

かび毒評価書（案）

オクラトキシンA （第2版）

令和8年（2026年）2月

食品安全委員会
かび毒・自然毒等専門調査会

【事務局より】

オクラトキシンA（OTA）については、2014年に自らの判断で食品健康影響評価を実施し、「オクラトキシンA」の評価書を作成しています。

今般、厚生労働省（現在の所管は消費者庁）より、小麦及び大麦についてOTAの規格基準を設定することに関する評価依頼を受けております。

原則として第1版の記述は維持しつつ、追記を行うとともに、第1版の評価から時間が経過していることを踏まえ、記述内容、構成等の変更については、適宜修正を行う方向で進めます。

第1版からの修正箇所は赤字で、専門委員及び専門参考人からのご意見は青字で記載しています。なお、前回の第61回かび毒・自然毒等専門調査会（以下「第61回調査会」という。）にて修正内容をご了承いただいた箇所については、修正を反映しております。

目 次

	頁
<審議の経緯>.....	6
<食品安全委員会委員名簿>.....	7
<食品安全委員会かび毒・自然毒等専門調査会専門委員名簿>.....	9
要 約.....	12
I. 背景.....	13
1. 経緯.....	13
2. 現行規制等.....	14
(1) 国内規制等.....	14
(2) 諸外国等の規制又はガイドライン値.....	14
II. 評価対象物質の概要.....	15
1. 名称、分子式、分子量、構造式.....	15
2. 物理化学的特性.....	16
3. 産生生物.....	16
4. 発見の経緯.....	19
III. 安全性に係る知見の概要.....	21
1. 実験動物等における体内動態.....	21
(1) 吸収、分布、代謝、排泄.....	23
① 消化管での代謝・変換.....	23
② 吸収.....	24
③ 分布.....	25
④ 代謝.....	33
⑤ 排泄.....	35
(2) 酵素及び他の生化学的パラメータへの影響.....	37
(3) 吸収、分布、代謝、排泄に係るOTA評価書第1版以降の追加知見 (案).....	40
(4-3) 実験動物等における体内動態のまとめ.....	44
2. 実験動物等における毒性.....	45
(1) 急性毒性.....	45
(2) 亜急性毒性.....	46
① マウス.....	52
② ラット.....	52
③ ニワトリ.....	55
④ ウサギ.....	56
⑤ イヌ.....	56
⑥ ブタ.....	57
(3) 急性毒性・亜急性毒性に係るOTA評価書第1版以降の追加知見 (案)	60
① マウス.....	62

② ラット	63
(3 -4) 慢性毒性・発がん性	64
① 44 週間発がん性試験（マウス、混餌投与）	66
② 70 週間発がん性試験（マウス、混餌投与）	67
③ 24か月間発がん性試験（マウス、混餌投与）	68
④ 13週間発がん性試験（ラット、強制経口投与）	69
⑤ 9か月間発がん性試験（ラット、強制経口投与）	70
⑥ 15か月間発がん性試験（ラット、強制経口投与）	70
④90日間発がん性試験（ラット、強制経口投与）	70
⑤ ⑦2年間発がん性試験（ラット、強制経口投与）	71
⑧ 90日間発がん性試験（ラット、強制経口投与）	76
⑥ ⑨2年間発がん性試験（ラット、混餌投与）	77
⑦ ⑩2年間発がん性試験（ラット、混餌投与）	77
⑧ ⑪2年間発がん性試験（ラット、混餌投与）	78
⑨1年間慢性毒性試験（ブタ、混餌投与）	78
⑩ ⑫2年間発がん性試験（ブタ、混餌投与）	78
(4 -5) 生殖発生毒性	78
① マウス	81
② ラット	82
③ ウサギ	84
④ ウシ	85
(6) 生殖発生毒性に係るOTA評価書第1版以降の追加知見（案）	85
(5 -7) 遺伝毒性	89
① 遺伝子突然変異	100
② 染色体異常試験及び小核試験	102
③ DNA損傷及び修復	103
(8) 遺伝毒性に係るOTA評価書第1版以降の追加知見（案）	105
(6 -9) その他（神経毒性、免疫毒性）	111
① 神経毒性	112
② 免疫毒性	113
(●) 神経毒性に係るOTA評価書第1版以降の追加知見（案）	117
(●) 免疫毒性に係るOTA評価書第1版以降の追加知見（案）	119
(7) 腫瘍形成の機序等	119
① OTAの腎毒性とトランスポーター	119
② OTAの発がん性メカニズム	120
(●) 腫瘍形成の機序等に係るOTA評価書第1版以降の追加知見（案）	136
(8) 毒性試験のまとめ	136
3. ヒトにおける知見	138
(1) 各国におけるばく暴露量	138
① 血液中 OTA 濃度	138
② 尿中OTA濃度	140
③ 母乳中OTA濃度	142

④ OTAばく暴露のバイオマーカー	143
⑤ OTAばく暴露量の推定	144
（2）疫学研究	146
（3）ヒトにおける知見のまとめ	149
4. 諸外国における評価	149
（1）FAO/WHO合同食品添加物専門家会議（JECFA）	149
（2）国際がん研究機関（IARC）	150
（3）欧州食品安全機関（EFSA）	151
5. 日本におけるばく暴露状況	151
（1）汚染実態	151
（2）ばく暴露量の推定	154
（3）加工・調理によるOTAの減衰	156
IV. 食品健康影響評価	159
<略称>	162
<参照>	164
<参考資料1>	204
<参考資料2>	207

1 <審議の経緯>

2 第1版関係

2009年	3月	19日	第278回食品安全委員会（自ら評価の実施を決定）
2010年	6月	18日	第17回かび毒・自然毒等専門調査会
2010年	8月	27日	第18回かび毒・自然毒等専門調査会
2010年	10月	26日	第19回かび毒・自然毒等専門調査会
2011年	3月	8日	第20回かび毒・自然毒等専門調査会
2013年	6月	21日	第25回かび毒・自然毒等専門調査会
2013年	8月	2日	第26回かび毒・自然毒等専門調査会
2013年	9月	5日	第27回かび毒・自然毒等専門調査会
2013年	9月	25日	第28回かび毒・自然毒等専門調査会
2013年	10月	28日	第492回食品安全委員会（報告）
2013年	10月	29日	国民からの御意見・情報の募集
	～	11月	27日
2014年	1月	23日	かび毒・自然毒等専門調査会座長より食品安全委員会委員長に報告
2014年	1月	27日	第501回食品安全委員会（報告・審議） （同日付で厚生労働大臣及び農林水産大臣へ通知）

3

4 第2版関係

2024年	2月	28日	厚生労働省から食品健康影響評価について要請、関係書類の接受
2024年	3月	5日	第932回食品安全委員会（要請事項説明）
2024年	3月	21日	第56回かび毒・自然毒等専門調査会
2024年	3月	27日	厚生労働省に対し、評価に必要な補足資料の提出を依頼
2024年	11月	7日	補足資料の接受
2024年	11月	15日	第57回かび毒・自然毒等専門調査会
2025年	7月	16日	第58回かび毒・自然毒等専門調査会
2025年	9月	29日	第59回かび毒・自然毒等専門調査会
2025年	11月	10日	第60回かび毒・自然毒等専門調査会
2025年	12月	1日	第61回かび毒・自然毒等専門調査会
2026年	2月	20日	第62回かび毒・自然毒等専門調査会

5

1 <食品安全委員会委員名簿>

2009年6月30日まで

見上 彪（委員長）
小泉直子（委員長代理）
長尾 拓
野村一正
畑江敬子
廣瀬雅雄
本間清一

2009年7月1日から

2011年1月6日まで

小泉直子（委員長）
見上 彪（委員長代理）
長尾 拓
野村一正
畑江敬子
廣瀬雅雄
村田容常

2011年1月7日から

2012年6月30日まで

小泉直子（委員長）
熊谷 進（委員長代理*）
長尾 拓
野村一正
畑江敬子
廣瀬雅雄
村田容常

2012年7月1日から

2015年6月30日まで

熊谷 進（委員長）
佐藤 洋（委員長代理）
山添 康（委員長代理）
三森国敏（委員長代理）
石井克枝
上安平冽子
村田容常

*2011年1月13日から

2

3

2021年7月1日から

2024年6月30日まで

山本茂貴（委員長）
浅野 哲（委員長代理 第一順位）
川西 徹（委員長代理 第二順位）
脇 昌子（委員長代理 第三順位）
香西みどり
松永和紀
吉田 充

2024年7月1日から

2026年1月6日まで

山本茂貴（委員長）
浅野 哲（委員長代理 第一順位）
祖父江友孝（委員長代理 第二順位）
頭金正博（委員長代理 第三順位）
小島登貴子
杉山久仁子
松永和紀

4

2026年1月7日から

祖父江友孝（委員長）
浅野 哲（委員長代理 第一順位）
頭金正博（委員長代理 第二順位）
春日文子（委員長代理 第三順位）
小島登貴子
杉山久仁子
松永和紀

1

＜食品安全委員会かび毒・自然毒等専門調査会専門委員名簿＞

2009年10月1日から2011年1月6日まで

熊谷 進（座長*）	渋谷 淳
高鳥浩介（座長代理*）	長島裕二
荒川 修	伏谷伸宏
大島泰克	矢部希見子
川原信夫	山浦由郎
久米田裕子	山崎寛治
合田幸広	山田雅巳
小西良子	芳澤宅實

*2009年12月4日から

2011年3月1日から2011年9月30日まで

芳澤宅實（座長**）	渋谷 淳
高鳥浩介（座長代理**）	長島裕二
荒川 修	伏谷伸宏
大島泰克	宮崎 茂
川原信夫	矢部希見子
久米田裕子	山浦由郎
合田幸広	山崎寛治
小西良子	山田雅巳

**2011年3月8日から

2011年10月1日から2013年9月30日まで

芳澤宅實（座長***）	高鳥浩介
宮崎 茂（座長代理***）	長島裕二
大島泰克	矢部希見子
川原信夫	山浦由郎
久米田裕子	山崎寛治
小西良子	山田雅巳
渋谷 淳	

***2011年11月30日から

2013年10月1日から2015年9月30日まで

宮崎 茂（座長****）	杉山圭一
合田幸広（座長代理****）	鈴木敏之
荒川 修	豊福 肇
川原信夫	長島裕二
久米田裕子	矢部希見子
小西良子	山崎寛治
渋谷 淳	渡辺麻衣子

****2013年10月15日から

2023年10月1日から2024年3月31日まで

渋谷 淳（座長）	佐藤 順子
荒川 修（座長代理）	増村 健一
久城 真代（座長代理）	山下 まり
内山 奈穂子	吉成 知也
大城 直雅	

2024年4月1日から2025年9月30日まで

渋谷 淳（座長）	佐藤 順子
荒川 修（座長代理）	津田 雅貴
久城 真代（座長代理）	山下 まり
内山 奈穂子	吉成 知也
大城 直雅	

2025年10月1日から

渋谷 淳（座長）	佐藤 順子
荒川 修（座長代理）	鈴木 敏之
久城 真代（座長代理）	津田 雅貴
安藤 直子	山下 まり
内山 奈穂子	吉成 知也
大城 直雅	渡辺 麻衣子

<第25回かび毒・自然毒等専門調査会専門参考人>
梅村隆志 能美健彦

<第27回かび毒・自然毒等専門調査会専門参考人>
杉山圭一

＜第28回かび毒・自然毒等専門調査会専門参考人＞

杉山圭一

＜第56回かび毒・自然毒等専門調査会専門参考人＞

鈴木敏之（国立研究開発法人水産研究・教育機構水産技術研究所環境・応用
部門長）

渡辺麻衣子（国立医薬品食品衛生研究所衛生微生物部第三室長）

＜第58回かび毒・自然毒等専門調査会専門参考人＞

小澤正吾（元岩手医科大学薬学部教授）

川口博明（農薬第五専門調査会専門委員）

渡辺麻衣子（国立医薬品食品衛生研究所衛生微生物部第三室長）

＜第59回かび毒・自然毒等専門調査会専門参考人＞

川口博明（農薬第五専門調査会専門委員）

高橋研（肥料・飼料等専門調査会専門委員）

森田健（元国立医薬品食品衛生研究所安全性生物試験研究センター安全性予
測評価部第三室長）

渡辺麻衣子（国立医薬品食品衛生研究所衛生微生物部第三室長）

＜第60回かび毒・自然毒等専門調査会専門参考人＞

高橋研（肥料・飼料等専門調査会専門委員）

森田健（元国立医薬品食品衛生研究所安全性生物試験研究センター安全性予
測評価部第三室長）

＜第61回かび毒・自然毒等専門調査会専門参考人＞

久米利明（農薬第一専門調査会、農薬第五専門調査会及びビスフェノールA
ワーキンググループ専門委員）

高橋研（肥料・飼料等専門調査会専門委員）

＜第62回かび毒・自然毒等専門調査会専門参考人＞

石井雄二（農薬第四専門調査会専門委員）

森田健（元国立医薬品食品衛生研究所安全性生物試験研究センター安全性予
測評価部第三室長）

1
2
3
4
5

要 約

【事務局より】

審議結果を踏まえて記載いたします。

1 【事務局より】

- 2 ・「暴露」の記載を「ばく露」に統一しております。
- 3 ・一部記載については、原著を確認し、修正や補足、参照の追加等を実施してお
- 4 ります。なお、第2版にて新たに追加した参照については、1001番より開始、
- 5 文献選定にて新たに追加した参照については、文献リストに対応した番号を記
- 6 載しております。
- 7 ・事前に専門委員及び専門参考人に御確認いただき、修正等を加えております。
- 8 ・各種試験に用いた動物の表記については、「動物（種（系）、性別、匹数）」
- 9 とし、動物種（系）では会社名を削除することで統一しております。
- 10 ・その他、単位、用語等について第2版内で統一を図っております。

11

12 I. 背景

13 1. 経緯

14 2009年3月に食品安全委員会は、「オクラトキシンA（OTA）」等を「自ら評

15 価¹」を行う案件として決定し、かび毒・自然毒等専門調査会で調査審議を行う

16 こととされた。

17 「OTA」については2008年10月14日に開催された第9回かび毒・自然毒等専

18 門調査会での審議において、「デオキシニバレノール及びニバレノール」の審

19 議の後実施することとされ、第17回かび毒・自然毒等専門調査会（2010年6月

20 18日開催）から審議を開始するに至った。

21 2010年6月から同調査会での審議を経て、2014年1月27日に開催された第501

22 回食品安全委員会においてOTAの非発がん性に関するTDI（耐容一日摂取量）

23 を15 ng/kg 体重/日、発がん性に関するTDIを16 ng/kg 体重/日と設定した。

24 また、ばく露量の推定結果からは、現状においては、我が国におけるOTAのば

25 く露量は、設定したTDIを下回っていると考えられ、一般的に日本人における食

26 品からのOTA摂取が健康に悪影響を及ぼす可能性は低いと考えられる審議結果

27 が承認され、同日付で厚生労働大臣及び農林水産大臣に通知した。

28 その後、厚生労働省では、2023年12月11日の薬事・食品衛生審議会食品衛生

29 分科会食品規格部会において審議を行い、小麦（玄麦）及び大麦（玄麦）につ

30 いてOTAの基準値をそれぞれ5 µg/kgと設定することを検討することとされた。

31 食品安全委員会は、厚生労働省から食品安全基本法（平成15年法律第48号）第

32 24条第1項第1号の規定に基づき、小麦及び大麦についてOTAを5 µg/kgを超え

33 て含有するものであってはならない旨の成分規格を新たに設定することについ

34 て意見を求められたため、新たな知見の確認・整理を行い、第2版をとりまとめ

35 た。

¹ 食品安全基本法第23条第1項第2号に基づき、食品安全委員会が自ら評価を行う食品健康影響評価をいう。

1
2
3
4
5
6
7
8
9
10
11
12
13
14
15
16
17

2. 現行規制等

(1) 国内規制等

現在、我が国においては、食品及び動物用飼料ともにOTAに関する基準値の設定又はリスク管理に係る具体的な措置等を行われていない。

(2) 諸外国等の規制又はガイドライン値

OTAのヒトばく露源は主に穀類と考えられている。（参照 1）

コーデックス委員会では、2008年に小麦、大麦及びライ麦におけるOTAの最大基準値を5 µg/kg と設定している。また、実施規範（Code of Practice）として、「穀類のかび毒汚染の防止及び低減に関する実施規範」（CXC 51-2003）等を定め、各国に対して汚染低減策の実施を呼びかけている。

EUでは、小麦及び大麦以外の食品についても基準値（EC規則 No. 2023/915）を設定しているが、主に穀類の基準値について表1に示す。（参照 2）

表 1 EUにおける穀類のOTA基準値 (EC Regulation No. 2023/915)

(参照 2)

食品		基準値 (Maximum level) (µg/kg)
1.2.9	未加工穀類 (第一段階の加工前の市場の未加工穀類 ・「第一段階処理」とは、穀物に対する、乾燥以外の物理的又は熱的処理をいう。精練、選別、乾燥工程を含む洗浄は、全粒穀物がそのまま残っている限り、「第一段階処理」とはみなさない。 ・「精練」とは、ブラッシング及び／又は激しく擦ることによる穀類の洗浄を意味し、粉塵除去と組み合わせられる。精練の後、製粉の前に色選別が行われることもある。)	5.0
1.2.10	未加工穀類を原料とする製品及び最終消費者向けに市販される穀類	3.0
1.2.11	ベーカリー製品、穀類スナック及び朝食用穀類	
1.2.23	ベビーフード、乳幼児用穀類加工品 ・乳幼児向け食品、特別医療目的食品及び体重管理のための総合栄養食品 ・基準値は、製品の乾燥物に適用	0.5

18
19

1 II. 評価対象物質の概要

2 1. 名称、分子式、分子量、構造式

3 OTAは、ジヒドロイソクロメンの基本骨格に、7位のカルボキシル基を介し
4 てフェニルアラニン分子がアミド結合したものである。（参照 3, 4）

5
6 (1) 化学名

7 CAS(No.303-47-9)

8 和 名：*N*[[*(3R)*-5-クロロ-3,4-ジヒドロ-8-ヒドロキシ-3-メチル-1-オキソ
9 -1*H*-2-ベンゾピラン-7-イル]カルボニル]-*L*-フェニルアラニン

10 英 名：*N*[[*(3R)*-5-chloro-3,4-dihydro-8-hydroxy-3-methyl-1-oxo
11 -1*H*-2-benzopyran-7-yl]carbonyl]-*L*-phenylalanine

12
13 IUPAC

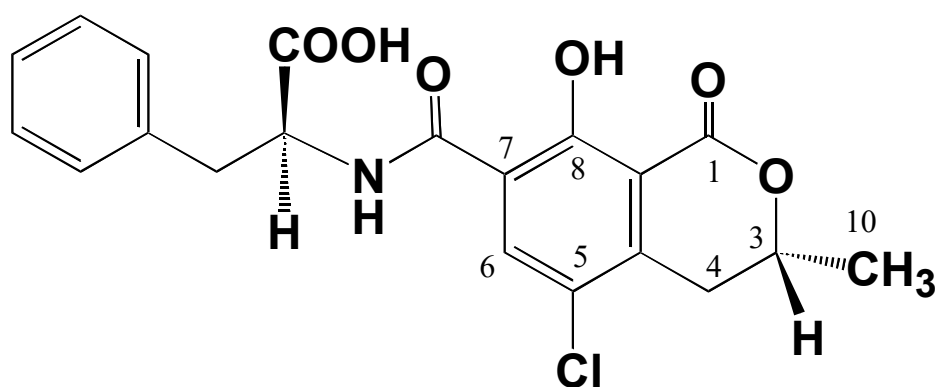
14 和 名：*(2S)*-2-[[*(3R)*-5-クロロ-8-ヒドロキシ-3-メチル-1-オキソ-3,4
15 -ジヒドロイソクロメン-7-カルボニル]アミノ]-3-フェニルプロパン
16 酸

17 英 名：*(2S)*-2-[[*(3R)*-5-chloro-8-hydroxy-3-methyl-1-oxo-3,4-
18 dihydroisochromen-7-carbonyl]amino]-3-phenylpropanoic acid

19
20 (2) 分子式： $C_{20}H_{18}ClNO_6$

21
22 (3) 分子量：403.82

23
24 (4) 構造式



25
26

2. 物理化学的特性

(a) 性状：結晶構造を持ち、酸性溶液中では緑色蛍光、アルカリ溶液中では青色蛍光を示す。

(b) 融点：169 °C

(c) 比旋光度： $[\alpha]_D^{21} - 46.8^\circ$ [$c=2.65$ mmol/L(1.07 g/L)クロロホルム溶液]

(d) 分光データ：IRスペクトル、UVスペクトル、MSスペクトル、及び ^1H -及び ^{13}C -核磁気共鳴（NMR）スペクトル

(e) 溶解性：クロロホルム、エタノール、メタノール及びキシレンに可溶。

(f) 安定性：通常の調理条件下で一部分解する。溶液を過剰の次亜塩素酸ナトリウム溶液で処理すると完全に分解する。

(g) 液性：酸性化合物で $\text{pKa}=7.1$ である。（参照 3、4、1002）

3. 産生生物

OTAは、*Aspergillus* 属及び*Penicillium* 属に属する数種の糸状菌によって産生されるが、菌によってはOTAに加え、オクラトキシンB（OTB）等の類縁体を産生するものもある。これら類縁体のうち、食品汚染の報告が多いのはOTAであり、OTBが次に続くが、その他の類縁体は検出されることはまれである²。各種食品におけるOTAの自然汚染の原因となる主要糸状菌の分布及び汚染食品等について表2に示す。表2に示されるとおり、OTA産生菌は熱帯から寒冷地まで多種多様な農産物及び様々な食品で生育する。

OTA産生菌種は*Aspergillus* 属の*Circumdati* 節³に含まれる*A. ochraceus*、*A. westerdijkiae* 及び*A. steynii*、*Flavi* 節に含まれる*A. alliaceus*、*Nigri* 節に含まれる*A. carbonarius* 及び*A. niger* 種複合体⁴（このうち主に*A. niger* 及び*A. welwitschiae*）、並びに*Penicillium* 属の*P. verrucosum* 及び*P. nordicum* 等である。各種食品への各菌の汚染は、それぞれの生態、宿主となる農作物及び食品の特異性、地理的分布及び発育条件（温度、湿度など）によって、大きく異なる。

OTA産生菌は、1960年代に南アフリカのモロコシから分離した*A. ochraceus* として最初に報告された（参照 35, 36）。日本では、最初にアズキ及び唐辛子粉から分離した*A. ochraceus* から（参照 7）、次いで、国産米から分離した*A. ochraceus* から（参照 8, 9, 10）、OTA産生が認められている。*Aspergillus* 属の

² *A. ochraceus* をコメ上でインキュベーションしてもOTCは検出されなかったという報告がある。（参照 133）

³ 国際植物命名規約で認められる、属と種の間におかれる分類階級（生物学辞典 第1版第1刷）

⁴ 何らかの理由で独立の分類学的種として扱うことに支障がある複数の生物学的種の集合をさす（生物学辞典 第1版第1刷）。*A. niger* 種複合体には*A. niger* のほか、*A. luchuensis*、*A. tubingensis*、*A. welwitschiae* 等が含まれ、これらの種は形態学的にも遺伝学的にも非常に類似している。

1 *Circumdati* 節に属する *A. westerdijkiae* 及び *A. steynii* はかつて *A. ochraceus*
2 に含まれており、2004年に形態的な特徴や生育温度の差異によって、*A.*
3 *ochraceus* からの独立が提唱された(参照 6)。したがって、それ以前にOTA汚
4 染の原因または産生菌として報告されてきた *A. ochraceus* の中には *A.*
5 *westerdijkiae*、*A. steynii* が含まれている可能性がある。実際に、2004年以降、
6 過去に分離されたある食品のOTA汚染の原因菌 *A. ochraceus* を再分類し、*A.*
7 *westerdijkiae* と同定されたとする報告は複数ある（参照 1004, 1005）。生コ
8 ーヒー豆のOTA汚染は南米、東南アジア及びアフリカ諸国で広く発生するが
9 （参照 27, 28, 29, 30, 31）、そのうち海拔1,000 m以上の高地で栽培されるア
10 ラビカ種のコーヒーでは、*A. ochraceus*、*A. westerdijkiae*、*A. steynii* 等の
11 *Aspergillus* 属の *Circumdati* 節の菌がOTA汚染の主原因となっているとの報告
12 がある。（参照 1007, 1008）

13 *Aspergillus* 属 *Nigri* 節の菌種については、いずれも生育が早く、暗黒褐色～
14 黒色の集落を形成し、OTA産生において高温と多湿環境が影響するといった特
15 性が共通している。したがって、しばしばまとめて **black aspergilli** と表記され
16 る。この中で、*A. carbonarius* は以前から明確に同定されていた種であるが、
17 OTA産生に関する報告は1995年が最初である（参照 20）。2000年以降、ワイ
18 ン用ブドウ液及びワインのOTA自然汚染に関して、ポルトガル、スペイン、フラ
19 ンス及びイタリアを始めとする地中海沿岸諸国、オーストラリア並びに南米のワ
20 イン用ブドウ生産地における実態調査が実施され、分離された *A. carbonarius* 菌
21 株はいずれも強力なOTA産生能を有し、ブドウのOTA汚染の主要な菌であるこ
22 とが示された（参照 21, 22, 23, 24, 25, 26）。本菌の発生率は高温と降雨による
23 湿度の上昇といった条件に影響され、気象との相関がみられる（参照 1006）。
24 また生コーヒー豆でも *A. carbonarius* によるOTA汚染が多数報告され（参照 27,
25 28, 29, 30, 31）、中でも海拔800 m以下の高温多湿の熱帯地域で栽培されるロブ
26 スタ種に本菌が感染するとの報告があり（参照 1007）、上述のアラビカ種では
27 *Aspergillus* 属 *Circumdati* 節の菌がOTA汚染の主原因となることと比較すると、
28 OTA産生菌の地理的分布の差異が顕著に表れている。

29 以上のことから、*A. carbonarius* はブドウ、ワイン用ブドウ液及び干しブドウ
30 等の乾燥果実並びに生コーヒー豆における重要な汚染原因菌として認識されてい
31 る。一方で、ブドウ又はコーヒー栽培で *A. carbonarius* による OTA汚染が発生
32 する地域であっても、穀類、種実類などの農作物では本菌の検出率は低く、OTA
33 汚染への関与は低い。

34 *A. niger* 種複合体は、*A. carbonarius* と共に熱帯圏のブドウ又はコーヒーに
35 同時発生することが多いが、*A. carbonarius* よりも分布に多様性があり、温帯
36 にも広く分布する。さらに、表 2 に示すように穀類、穀類加工品など多種類の食
37 品及び原材料に発生する。*A. niger* 種複合体は、ブドウ果実の成熟段階の全てにお

1 いて菌の汚染の主体となっており、発生率は*A. carbonarius* より2～3 倍程度高い。
2 一方で*A. carbonarius* は成熟期から収穫期にかけて増加する。

3 *Penicillium* 属のOTA産生菌に関する最初の報告は、1969年にカナダにおいて
4 ハムから分離した、当時*P. viridicatum* と同定された菌株によるものである(参
5 照 11)。その後、*P. viridicatum* のかび毒産生について、多数の菌株の検討が行
6 われた結果、本菌は生育速度や集落の色調などの形質並びにOTA及びシトリニン
7 (CIT) の産生性を指標として再分類され、OTA及びCITを産生しない菌を*P.*
8 *viridicatum*、OTA及びCITを産生する菌を*P. verrucosum*、OTAを産生しCIT
9 を産生しない菌を*P. nordicum* と再定義された(参照 15)。なお、*P. verrucosum*
10 及び*P. nordicum* は酵母エキス・スクロース寒天培地 (YES) の集落裏面の色調の
11 違いによって識別できるとされている。以上のとおりOTA産生*Penicillium* 属の
12 分類については、変遷が認められるため、2000 年以前のOTA産生菌については、
13 *A. ochraceus* の場合と同様に種名に十分留意する必要がある。

14 現在では、*P. verrucosum* は主に温帯地域の中でも寒冷な地域で生産されるコムギ、
15 オオムギ、ライムギ等穀類のOTA汚染源であるとされる(参照 1009, 1010)。
16 本菌によるOTA産生性は収穫後の穀類における貯蔵環境に強く影響を受け、特に
17 穀粒の含水率や貯蔵条件の不適切さによってOTA産生が増強されるとした報告が
18 多数ある(参照 1011, 1012)。一方で、*P. nordicum* は主に食肉加工品やチーズな
19 どのOTA汚染源とされている。高タンパクで塩濃度の高い食品に汚染が認められ、
20 低温 (15℃) 条件や 20%の塩濃度でも生育は可能である (参照 16)。*P.*
21 *nordicum* は、酵母エキス・スクロース寒天 (YES) 培地に 0～8%の塩 (NaCl)
22 を添加してOTA産生性を調べた結果、塩濃度が2%のときにOTA産生量が最大と
23 なり、塩を添加していないときの2倍であった (参照 17)。また、ハムの熟成過
24 程において*P. nordicum* のほかにも*A. ochraceus* 等がOTA汚染に関与すること
25 が報告されている。(参照 18, 19)

27 表2 食品におけるオクラトキシンA汚染に関与する
28 主要な*Aspergillus* 属及び*Penicillium* 属かびの種類

菌種	主な汚染食品	地理的分布
<i>Aspergillus</i> 属		
<i>Circumdati</i> 節		
<i>A. ochraceus</i>	穀類、穀類加工品、豆類、種実類、 香辛料、オリーブ、ブドウ、乾燥果 実、コーヒー豆、乾物類 (かつお 節等)、食肉加工品	温帯～熱帯： 日本、世界各地

<i>A. westerdijkiae</i>	ソルガム、種実類、香辛料、ブドウ、コーヒー豆	米国、ヨーロッパ、南アフリカ、イスラエル、インド、タイ、ベトナム、中国、オーストラリア、ブラジル、ベネズエラ
<i>A. steynii</i>	コメ、ダイズ、ブドウ、コーヒー豆	スペイン、インド、スリランカ、タイ、ベトナム、中国、オーストラリア、パナマ、アルゼンチン
<i>Flavi</i> 節		
<i>A. alliaceus</i> *	コムギ、種実類、イチジク、タマネギ、ニンニク	米国、メキシコ、英国、イタリア、アルジェリア、中近東、インド、中国、オーストラリア、ペルー
<i>Nigri</i> 節		
<i>A. niger</i> 種複合体	穀類、穀類加工品、豆類、種実類、香辛料、生鮮果実・野菜（ブドウ、トマト、タマネギ、ニンニク等）、乾燥果実、コーヒー豆、カカオ豆、食肉、食肉加工品、チーズ	温帯～熱帯： 日本、世界各地
<i>A. carbonarius</i>	穀類、種実類、香辛料、カンキツ、ブドウ、イチジク、乾燥果実、コーヒー豆（ロブスタ種）、カカオ豆	米国、ヨーロッパ（地中海沿岸）、チュニジア、ガーナ、ナイジェリア、中近東、インド、インドネシア、タイ、ベトナム、日本、オーストラリア、ブラジル、アルゼンチン
<i>Penicillium</i> 属		
<i>P. verrucosum</i>	穀類、穀類加工品、ジャガイモ、タマネギ、豆類、種実類、チーズ、クリーム、ケーキ	温帯（特に寒冷地） 米国、カナダ、ロシア、ヨーロッパ、日本、フィリピン
<i>P. nordicum</i>	タマネギ、食肉、食肉加工品、魚卵、塩魚、ジャム、チーズ	カナダ、グリーンランド、ヨーロッパ、インドネシア、日本、オーストラリア

*：参照 1003においては完全世代 *Petromyces alliaceus* での表記。

4. 発見の経緯

OTAは、1960年代の初めに南アフリカにおいて原発性肝癌が高発していたため、その原因を調査する研究の過程において、毒素産生菌の探索中にモロコシから分離された *Aspergillus ochraceus*（2004年に *A. westerdijkiae* と再分類）の代謝物として発見され、1965年に単離及び構造決定がなされている。（参照 35, 36, 1004）

OTAによる農産物の最初の自然汚染の報告は、1969年の米国の市販トウモロコシについてであり（参照 37, 38）、その後、世界各地で麦類及び豆類での自然

1 汚染例が報告された。（参照 39, 40, 41）

2 さらに、1974年に生コーヒー豆、1990年代にはOTA汚染穀類を原料として生
3 産されたビールの汚染（参照 42, 43）、1996年にワインの自然汚染例（参照 44）
4 が報告されている。また、欧州においては、デンマークなどの北欧で発生して
5 いるブタの腎症やバルカン諸国で発生しているバルカン風土病腎症の要因の一つ
6 であると推定されていた（参照 45, 46, 47, 48）。これらの状況から、これまでに
7 世界各国において大規模な汚染実態調査や疫学調査等が実施され、OTAの世界
8 的な汚染実態が明らかにされている。（参照 1, 21, 22, 23, 43, 49, 50, 51, 52）

1 III. 安全性に係る知見の概要

2 【事務局より】

3 第58回調査会でのご議論を踏まえ、2014年1月評価書（第1版）以降の知見内で
4 使用されるOTAの扱いについての記載を追記しております。

5
6 公表文献、FAO/WHO合同食品添加物専門家会議（JECFA）、欧州食品安全
7 機関（EFSA）及び国際がん研究機関（IARC）の資料等を基に安全性に関する
8 主な科学的知見を整理した。

9 なお、2014年1月評価書（第1版）以降の知見については、原則OTAに関する
10 入手経路が明確なものについて採用することとした。

11
12 1. 実験動物等における体内動態

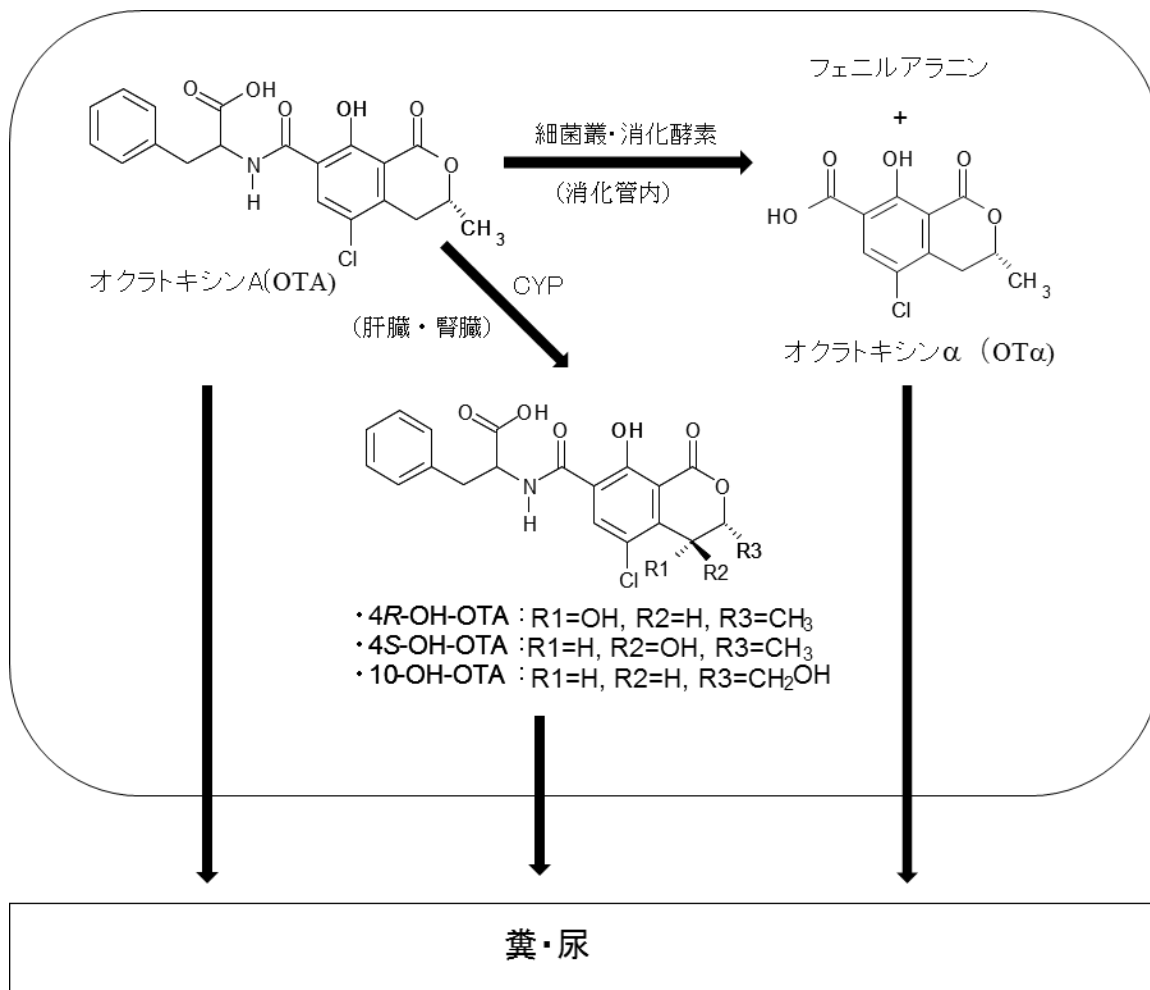
13 【大城専門委員】

14 「水酸化酵素ファミリー」という記載が正しいか、確認が必要。

15
16 OTAの主な代謝経路を図1に示した。OTAは、その一部が消化管で毒性が低
17 いとされるOT α に加水分解される(参照 4)。肝臓及び腎臓では、OTAは水酸化還
18 元酵素ファミリーであるシトクロムP450（CYP）により酸化され、少量である
19 が、OTAの酸化代謝物が認められている。このほか、エチルエステル誘導体で
20 あるオクラトキシンC（OTC）、オクラトキシンキノン/オクラトキシンハイドロ
21 キノン（OTQ/OTHQ）、脱塩素化類縁体であるOTB及びオクラトキシン β （OT
22 β ）、ラクトン環の開裂、誘導体の抱合体形成（OTHQ-GSH、OTHQ-N-
23 acetylcystein、OTAグルコシド等）等、様々な経路で代謝されるとする報告が
24 ある(参照 53, 54)。主なOTAの関連化合物を参考資料1に示した。

25

1



2

3

図 1 オクラトキシンの主な代謝経路

1 (1) 吸収、分布、代謝、排泄

2 【事務局より】

3 評価書内で「インキュベーション」、「インキュベート」及び「培養」が同意で
4 用いられているため、第2版では原著に沿って「インキュベーション」に統一してお
5 ります。

6
7 ① 消化管での代謝・変換

8 OTAは *in vitro* でラット (Wistar、雄、匹数不明) の脾臓、十二指腸又は回
9 腸のホモジネートと共にインキュベーションすることによって OTαに加水分解
10 された(参照 55)。また、OTA をラット (Sprague-Dawley、雄、匹数不明) の
11 結腸又は盲腸のホモジネートとインキュベーションすると6時間で約50%が、12
12 時間で85~91%が OTαに加水分解された(参照 56)。一方、ラット (Wistar、
13 雄、匹数不明) の腎臓(参照 55)、ラット (Wistar、雄、匹数不明) の肝臓(参照
14 57、~~58~~)又はウサギ (BN/Mol、雄、羽数不明) の肝臓(参照 59、~~60~~)のホモジネー
15 トとOTAを共にインキュベーションしても、OTαは検出されなかった。

16 ddYマウス (ddY、雄、一群5匹) に 15 mg/kg 体重のOTAを腹腔内投与する
17 と、OTAは、肝臓から胆汁及び小腸へ循環した。肝臓ではOTαは検出されず
18 OTAは腸管で加水分解されると考えられた。(参照 61)

19 Sprague-Dawleyラット (Sprague-Dawley、雄、一群12匹) に、2.7 mg/kg 体
20 重の¹⁴C-OTAを静脈内投与しOTAとOTαを測定した結果、盲腸及び結腸を除
21 く各組織に検出されたのは主にOTAであり、OTαは盲腸及び結腸でのみ検出さ
22 れた。著者らは、盲腸内細菌叢にOTAの加水分解能が存在すると考えた。(参照
23 62)

24 Sprague-Dawleyラット (Sprague-Dawley、雄、一群4~6匹) を用いて、
25 OTAの体内変換における胃及び腸管内の細菌叢の影響が調べられた。ネオマイ
26 シンを混餌投与後、ネオマイシン投与群及びネオマイシン非投与の対照群に 1
27 mg/kg 体重のOTAが経口投与された。5日間の観察期間中、糞及び尿中に排出
28 されたOTA及びOTαは対照群で $0.068 \pm 0.006 \mu\text{mg}$ 及び $0.041 \pm 0.006 \mu\text{mg}$ であ
29 った。一方、ネオマイシン投与群では $0.111 \pm 0.014 \mu\text{mg}$ 及び $0.021 \pm 0.002 \mu\text{mg}$
30 であり、腸管内で細菌叢によるOTAからOTαへの加水分解が阻害されたと考え
31 られた。また、ネオマイシン投与群の血中OTA濃度は対照群に比べ有意に高か
32 った。(参照 56)

33 ウシ (種不明、性別不明、6頭) の第1、2、3及び4胃それぞれの内容物とOTA
34 をインキュベーションした結果、第1~3胃の内容物にOTAからOTαへの加水分
35 解能が認められた。一方、第4胃内容物においては、加水分解能は認められな
36 かった。*in vivo* において同様の反応速度と仮定すると、飼料中で最大 12 mg/kg ま
37 でのOTAが分解されると推計された(参照 63, 64)。第1胃の内容物に含まれる
38 胃内細菌叢の微生物の数、活性等によりOTAの解毒能に差はあるが、ウシの第1
39 胃には飼料中のOTAを解毒する作用があることが示されている(参照 65)。

40 ヒツジ (種不明、雌雄、及び頭数不明) に 5 mg/kg 飼料のOTAを混餌投与した
41 結果、投与1時間後の第1胃液中にOTA及びOTαが認められたが、血中には両
42 者とも検出されず、OTAは血液に達する前に解毒されると考えられた。(参照 66)

1 OT α への加水分解に関与する酵素として、ウシ及びラットにおいて、の腭液
2 に含まれる酵素であるカルボキシペプチダーゼ A とキモトリプシンであることが
3 とが示されている（参照 4, 67）。しかしながら、OTA の加水分解に関与する
4 腸内微生物由来の酵素は同定されていない（参照 56）。かび毒の一種であるペニ
5 シリン酸は、*in vitro* でカルボキシペプチダーゼ A の酵素反応を阻害し、OTA の
6 加水分解を抑制する（参照 68）。

8 ② 吸収

9 a. 吸収

10 【大城専門委員】

11 15行目について、溶液中の濃度であるかの確認が必要。

12
13 OTAの吸収部位を調べるために、~~Wistar~~-ラット（Wistar、雄、一群3匹）の
14 胃の両端又は腸管各部位の両端を4～8cmの長さで結紮・閉管し、その閉鎖胃腸
15 管腔内に1.17 mg/kg 体重のOTA溶液を1 mL注入した。注入5分後から10分毎に
16 門脈血中におけるOTAの血中濃度を測定した結果、OTAは主に空腸近位部から
17 吸収されることが認められた。（参照 69、~~70~~）

18 ~~Wistar~~-ラット（Wistar、雄、匹数不明）の十二指腸内に0.33 mg/kg 体重の
19 OTAを投与すると、投与量の約60%が投与後8時間以内に吸収された。血漿中に
20 OTAの代謝物は検出されなかった。（参照 71）

21 ~~Wistar~~-ラット（Wistar、雄、一群 15 匹）に2 mg/kg 体重のOTAを経口投与す
22 ると、~~胆汁中にOTAが認められた。~~胆汁中のOTA濃度は6時間以内に1 $\mu\text{g}/\text{mL}$
23 以上となり、以後減少した。OTA投与後の胆汁を24 時間後に採取した胆汁
24 （OTA濃度0.180 $\mu\text{g}/\text{L}$ 又は0.220 $\mu\text{g}/\text{L}$ ）を、別のラット（Wistar、雄、一群 6
25 匹）の胃 （0.180 $\mu\text{g}/\text{L}$ を2 mL） 又は十二指腸 （0.220 $\mu\text{g}/\text{L}$ を2 mL） に直接注入し
26 た結果、投与24 時間後にそれぞれ投与量の1/3 又は2/3 のOTAが血漿中から検出さ
27 された。本結果は、ラットにおけるOTAの腸肝循環の所見と考えられる。（参照
28 72）

29 ~~Swiss~~-マウス（Swiss、雄、一群5匹）にOTAの加水分解物であるフェニルアラ
30 ニンをOTAと共に10:1のモル比で経口投与すると、胃と腸からのOTAの吸収が増
31 加した。最初の12時間で、血清及び肝臓中のOTA濃度がフェニルアラニン非投
32 与群と比較し、それぞれ8倍及び4倍高い値となった。フェニルアラニン投与群
33 の血中OTA 濃度は、周期性を示さなかった。（参照 73、~~74~~）

34 b. バイオアベイラビリティ⁵

35 【事務局より】

36 25ページ1～2行目については、排泄の記載であるため削除しております。な
37 お、同内容については、すでに排泄の項目で記載がございます。
38

⁵ 投与量に対する循環血液中における未変化体の総量の割合で示される。

1 ~~ラットに3.6 mg/匹（約 15 mg/kg 体重に相当）の¹⁴C-OTAを経口投与した結~~
2 ~~果、バイオアベイラビリティは56%であった(参照 55)。~~ブタ (Large
3 White、去勢、4頭) に0.5 mg/kg 体重並びにウサギ (Fauve de Bourgogne、
4 雄、6匹) 及びニワトリ (レグホン、性別不明、6羽) に 2 mg/kg 体重の OTA
5 を経口投与後のバイオアベイラビリティは、それぞれ66%、56%及び40%であっ
6 た(参照 75)。魚 (コイ、性別不明、6尾)、ウズラ（日本ウズラ、性別不明、32羽）、
7 マウス (NIH-Bethesda White、マウス(雄)、匹数不明)、ラット Wistar、ラット
8 (雄、匹数不明) 及びサル (Macaca mulata、雌雄、各1匹) に0.050 ~~nm~~mg/kg
9 体重のOTAを経口投与した結果、バイオアベイラビリティは、それぞれ1.6%、
10 62%、97%、44%及び57%であった(参照 76)。

11 12 ③ 分布

13 a. 血漿タンパク質との結合

14 OTA は吸収後、血液中で容易に血清アルブミンと血漿タンパク質と結合し、未結合分
15 画の割合は、ヒト (男、人数不明) 及びラット (Wistar、雄、匹数不明) で 0.02%、
16 サル (Macaca mulata、雌雄、各 1 匹) で 0.08%、マウス (White、雄、匹数不
17 明) 及びブタ (種不明、性別不明、頭数不明) で 0.1%、ウズラ（日本ウズラ、性
18 別不明、3 羽) で 0.2%、魚（コイ、性別不明、6 尾) で 22%であった(参照 76)。
19 また、血球において、痕跡程度の OTA が検出された(参照 77)。

20 ブタ (種不明、性別不明、頭数不明)、ニワトリ (種不明、性別不明、羽数不
21 明) 及びラット (種不明、性別不明、引数不明) の血清アルブミンに結合する
22 OTA の結合定数は、それぞれ $7.1 \times 10^4 \text{ Mmol}^{-1}$ 、 $5.1 \times 10^4 \text{ Mmol}^{-1}$ 及び 4.0×10^4
23 Mmol^{-1} であった。血清アルブミン及びその他の血清中の高分子に結合した OTA
24 は、徐々に遊離 OTA となり、長期間にわたって組織血液中へ放出される。(参照
25 74,75)

26 アルブミン結合 OTA が OTA の体内動態に与える影響を調べるため、アルブミ
27 ン欠損ラット（アルブミン欠損及び野生型 Sprague-Dawley、雌、一群 各 32~4 匹）
28 及びその野生型の Sprague-Dawley ラット（雌、一群 2~4 匹）に 4.1 mg/kg 体
29 重の OTA が静脈内投与され、投与後 90 分まで血漿中、尿中及び胆汁中の OTA
30 濃度が調べられた。野生型ラットでは、投与後の尿及び胆汁に排泄される OTA 濃
31 度は低く、血漿中 OTA 濃度は投与 90 分後に $50 \text{ } \mu\text{mg/ml}$ だった。血漿中ではほ
32 とんだの OTA が血清アルブミンと結合していた。一方、アルブミン欠損ラットで
33 は、OTA は投与後に尿及び胆汁から急速に排出され、それに伴って血漿中の
34 遊離 OTA 濃度は急減して投与 10 分後には $0.5 \text{ } \mu\text{mg/mL}$ (検出限界) 未満 とな
35 った。遊離 OTA は、肝臓及び腎臓において濃度勾配に逆らって血液中から胆汁
36 又は尿中に排泄された。(参照 78)

37 Wistarラット (Wistar、雄、一群 9 匹) に 4 mg/kg 体重/日の OTA と 0、10、
38 20 又は 50 mg/kg 体重/日の酸性薬剤のフェニルブタゾンが 10 日間投与された。
39 フェニルブタゾンは *in vitro* で OTA とアルブミンの結合を競合的に阻害する。雄
40 ラットにおいて、フェニルブタゾン存在下で OTA はより強い毒性を示し、50
41 mg/kg 体重/日投与群において OTA の LD₅₀ 値が 33 から 21 mg/kg 体重へと有意

1 に減少した。(参照 79)

2 OTA と結合するヒト (健常者、性別不明、人数不明) 又はブタ (食用、性別不
3 明、頭数不明) の血漿中タンパク質が *in vitro* で調べられた。その結果、それぞ
4 れの血漿中にアルブミンよりも OTA と強い親和性を示す未同定の高分子 (分子量
5 20 kDa) が認められた。結合定数は、ヒト由来の未同定高分子が 2.3×10^{10}
6 molM^{-1} であり、ブタ由来の未同定高分子が $0.59 \times 10^{10} \text{molM}^{-1}$ であった。この未同定
7 の高分子への OTA の結合は、血漿中 OTA 濃度 $10 \sim 20 \text{ng/mL}$ で飽和した。血漿
8 中アルブミンは血漿中 OTA 濃度が数 100ng/mL 以上で飽和した。(参照 74,
9 80)

11 b. 組織残留と半減期

12 OTA が吸収された後の組織及び血清中の OTA 及び OTA 代謝物の残留濃度
13 は、投与期間、投与量、投与した OTA が自然汚染か純品使用か、血清中高分子と
14 の結合度合、OTA 半減期、と殺前の OTA 未投与の回復期間の長さ等に依存する
15 (参照 81)。OTA の半減期が生物種により異なることが報告されている (表 3)。
16 この生物種間差は、OTA の吸収速度、血漿中でのピーク値、アルブミンなどの血
17 清中高分子への結合度合、排出経路等の違いによる(参照 75, 82)。

19 表 3 各種動物種におけるオクラトキシンAの半減期

種	半減期(時間)	参照文献
ニワトリ	4.1	(参照 75)
ウズラ	6.7	(参照 76)
マウス	24~39	(参照 76, 83)
ラット	56~264	(参照 76, 84, 85, 86, 87, 88)
ブタ	89~144	(参照 75, 89)
子ウシ	77	(参照 90)
サル	510	(参照 76)
ヒト	853	(参照 91)

20
21 単回経口投与後の OTA の最大血中濃度は、ニワトリ (レグホン、性別不明、
22 一群 6 羽) では 0.33 時間後(参照 75)、ラット (Wister、雄、一群各時 3 匹以上)
23 では 4~8 時間後(参照 55, 77)、ウサギ (Fauve de Bourgogne、雄、一群 6 匹)
24 では 1 時間後(参照 75)、ブタ (Large White、去勢、一群 4 頭) では 10 時間後
25 (参照 75)及び子ウシ (ホルスタイン、雄、一群 4 頭) では 2~4 時間後(参照 90)
26 に認められた。また、ラット (Wister、雄、一群各時 3 匹以上) における腎臓、肝
27 臓及び心臓での組織中最大濃度は、血中濃度と同様に 4 時間以内に認められた
28 (参照 55)。

29 C57Bl マウス (C57Bl、雌雄、一群各 4 匹) に $[^{14}\text{C}]$ -OTA を約 0.200ng/kg 体
30 重の用量で静脈内投与し、経時的に 1 匹ずつと殺してオートラジオグラフィ法
31 により分布が調べられた。OTA は血液中に 4 日間以上残留することが示された。
32 この投与量では OTA は主にタンパク質に結合した状態で存在すると考えられた。

1 (参照 92)

2 ~~Wistar~~ラット (Wistar、雄、一群 6 匹) に¹⁴C]-OTA が 0.086 nmg/kg 体重の
3 用量で単回静脈内投与され、1 匹ずつと殺し、経時的な OTA の分布の変化が調べ
4 られた。24 時間後の分布濃度は、肺・副腎髄質・皮膚>肝臓>心筋・腎臓>唾
5 液腺・副腎皮質>筋肉・胃粘膜>骨髄の順であった。(参照 93)

6 ~~F344~~ラット(F344、雄、一群 4 匹)に 1 mg/kg 体重の³H]-OTA を経口投与し
7 た結果、投与 24 時間後に OTA が血漿中に 14.0%、肝臓に 1.3%、腎臓に 0.3%の放
8 射活性が認められた。肝臓及び腎臓では、その放射活性物質の 88%以上が未代謝
9 の OTA であった。(参照 94)

10 ~~Swiss~~マウス (Swiss、雄、一群 5 匹) に 0.00011µmg の³H]-OTA を含む
11 0.006-61 µg の OTA を筋肉内投与すると 30 分後には胆汁中及び腸内容物中に
12 ³H]-OTA が認められた。腸内容物中においては、投与 1 時間後に OTA 濃度が最
13 高値となった。血中 OTA 濃度は投与 3 時間後で最高値となり、その後速やかな減
14 少とそれに続く増加が認められた。薬物と毒物の腸肝循環を妨げるコレステラ
15 ミンを投与するとこのような減少後の増加はみられなかった。(参照 73)

16 ~~ICR Swiss~~マウス (ICR Swiss、雌、一群 2 匹) に 25 mg/kg 体重の OTA を単
17 回強制経口投与した後に食道、胃、小腸、腎臓及び肝臓を取り出し、OTA の分
18 布を免疫組織化学的に調べた結果、投与 15 分後から 6 時間後までに OTA が認め
19 られ、大部分は近位尿細管細胞の側底部に分布するが、遠位尿細管細胞、ヘンレ
20 ループの細胞、ボーマン氏嚢及び糸球体にも分布が認められた。集合管と髓放線に
21 OTA は認められなかった。(参照 95)

22 ~~Wistar~~ラット (Wistar、雄、2歳及び6週及び2年齢、匹数不明) に 0.5
23 mg/kg 体重/日の OTA を一日一回 6 日間腹腔内投与して腎臓組織の OTA 濃度が
24 調べられた。成熟ラット (2 歳年齢)では、腎臓の乳頭部並びに髄質内層及び皮質の
25 OTA 濃度が高く、髄質外層の 2 倍以上高い濃度であった。若齢ラット (6 週齢)
26 では、乳頭部の OTA 濃度が最も高く、次いで髄質内層であり、髄質外層及び皮質
27 の濃度は低かった。(参照 96)

28 ~~Wistar/AF EOPS~~ラット (Wistar/AF EOPS、雄、一群 12 匹) に OTA 汚染
29 飼料を 28 日間給与し、腎臓中及び肝臓中の OTA 濃度が調べられた。ラットの
30 OTA 平均摂取量は 0.146-1 µmg/kg 体重/日であった。腎臓中及び肝臓中の OTA
31 濃度の平均±標準偏差は、それぞれ 79.4±31.4 µg/kg 及び 73.7±31.3 µg/kg で
32 あった。(参照 97)

33 ~~ブタ~~ (4週齢、交雑種、去勢雄及び雌、4週齢、一群各8頭) に、OTA 汚染飼料
34 (0.120 nmg/kg 飼料) を 4 週間給与した後に腎臓及び肝臓の OTA 濃度を測定し
35 た結果、平均濃度はそれぞれ 12.49 µg/g 及び 1.02 µg/kg と、肝臓よりも腎臓で
36 高い傾向が認められた。(参照 98)

37 ~~F344~~ラット (F344、雌雄、10 及び 15 週齢、一群各時 2~3 匹) に 0.5 mg/kg
38 体重の OTA を単回強制経口投与し、投与後 12 時間目から 2 か月目までそれぞれ 3
39 匹ずつ経時的にと殺して腎臓及び肝臓中の OTA 濃度を高速液体クロマトグラフ
40 ィー (HPLC) で測定した結果、両組織臓器中の OTA 濃度はほぼ等しかった。
41 性差については、投与前に絶食させたラットでは、最高到達濃度 (Cmax) が雌
42 よりも雄において高く、投与前に絶食させていないラットでは逆の傾向が認めら

1 された。F344ラット（F344、雄、8週齢、一群10匹）にOTA（0.5 mg/kg 体重/
2 日）を7又は21日間、~~一日一回~~強制経口投与した後の腎臓と肝臓の各組織中
3 OTA濃度にも、大きな差異はなかった(参照 99)。

4 F344ラット（F344、雌雄、一群各時 2~3匹）に0.5 mg/kg 体重（コーン油に
5 溶解）のOTAを単回経口投与した後に、糞尿が12時間間隔で収集された。また、
6 投与24、48、72、96、672及び1,344時間後に各群のラットを3匹ずつと殺し、
7 血液、肝臓及び腎臓を採取し、HPLC 又は液体クロマトグラフトンデム質量分析
8 計（LC-MS/MS）を用いてそれぞれの試料中のOTA及びその代謝物が分析され
9 た。OTA 以外には主にOT α が認められた。尿中に、LC-MS/MS の分析結果よ
10 り推定されたOTAのヘキソース及びペントース抱合体が僅かに認められたが、
11 OTQ/OTHQ、ラクトン環の開裂したOTA、OTA及びその代謝物であるOTAの
12 グルタチオン抱合体とグルクロン酸抱合体は検出されなかった。OTAの最大血
13 漿中濃度は、雄では48時間後に4.6 $\mu\text{mol/L}$ 、雌では24時間後に6.0 $\mu\text{mol/L}$ であ
14 った。血液からのOTAの減少は一次速度式に従い、雄及び雌の血漿中OTAの半
15 減期はそれぞれ224及び231時間であった。OT α の血漿中濃度は0.010~0.015
16 $\mu\text{mol/L}$ と低かった。肝臓のOTA濃度は、雌より雄の方が高かったがいずれも
17 0.012 $\mu\text{mol/kg}$ 組織以下であった。腎臓のOTA濃度は投与24時間後に、雄で
18 0.0480 $\mu\text{mol/kg}$ 組織、雌ではその約1/3であった。OTA濃度は、肝臓より腎臓
19 で高く、投与24時間後の雄ラットにおける腎臓のOTA濃度は肝臓の20倍であ
20 った。肝臓、腎臓共にOTA濃度は投与48時間目には減少しており、投与後672時
21 間目には検出限界（0.002 $\mu\text{mol/kg}$ ）未満であった。OT α は肝臓及び腎臓中には
22 認められなかった。(参照 86, 99)

23 F344ラット（F344、雄、一群3匹）にコーン油に溶解した10 mg/kg 体重の
24 OTBを単回又は2 mg/kg 体重/毎日（一週間に5毎日）を2週間、それぞれ強制
25 経口投与した後に、組織中及び血液中のOTB及びその代謝物をLC-
26 MS/MS及びHPLCで分析した。血漿中及び組織中にはOTBのみが検出された。
27 血漿中、腎臓中及び肝臓中のOTB濃度は、単回投与後72時間目には、それぞれ
28 $3.8 \pm 0.8 \mu\text{mol/mL}$ 、 $0.232 \cdot 6 \pm 0.044 \cdot 7 \mu\text{mol/kg}$ 及び $0.245 \cdot 0 \pm 0.044 \cdot 7 \mu\text{mol/kg}$ 、
29 2週間投与後72時間目には、それぞれ $0.7 \pm 0.2 \mu\text{mol/mL}$ 、 $0.042 \cdot 3 \pm 0.029 \cdot 4$
30 $\mu\text{mol/kg}$ 及び $0.061 \cdot 8 \pm 0.028 \cdot 5 \mu\text{mol/kg}$ と、腎臓と肝臓における濃度が同程度
31 であった(参照 100)。一方、0.5 mg/kg 体重のOTAを単回強制経口投与後72時
32 間目の血漿中、腎臓中及び肝臓中のOTA濃度は、それぞれ $4.4 \pm 0.4 \mu\text{mol/mL}$ 、
33 $0.271 \cdot 9 \pm 0.092 \cdot 9 \mu\text{mol/kg}$ 及び $0.0007 \pm 0.001 \cdot 1 \mu\text{mol/kg}$ であった(参照 86)こ
34 とから、著者らは、OTBが腎臓中に残留し難いこと等のOTAとOTBのラット
35 (F344、雄、一群3匹)体内動態の相異が、両化合物の毒性の差に関与してい
36 ると考えた(参照 100)。

37 F344ラット（F344、雄、一群3匹）に6 mg/kg 体重のOTA（水溶液）を単
38 回経口投与した結果、投与後3時間以内に血漿中濃度が最大となり、投与後4日
39 まで約50000 $\mu\text{g/mL}$ の血漿中濃度を維持した後、28日目まで穏やかに減少した。
40 この期間の半減期は7.57日であった。F344ラット（雄、一群3~8匹）に5 mg/kg
41 飼料のOTA（0.285 $\mu\text{mg/kg}$ 体重/日）を2年間給与した場合には、投与開始から
42 3か月目以降はOTA血漿中濃度が0.006~8 $\mu\text{g/mL}$ と安定的に推移した。(参照

1 101)

2 **F344**ラット (**F344**、雌雄、一群各 3 匹) に 0.5 mg/kg 体重の OTA を単回経口
3 投与し、性別と年齢が OTA の動態に与える影響が調べられた。若齢 (10 週齢)
4 及び成熟 (15 週齢) ラットの最高血中濃度は、成熟雌で投与後 6 時間、その他の
5 群では投与後 2 時間となった。成熟雌では、同じ週齢の雄より高い最高血中濃度
6 に達した。見かけの分布容積は体重とともに有意に上昇し、半減期は、若齢雄、
7 成熟雄、若齢雌及び成熟雌でそれぞれ 219 時間、264 時間、191 時間及び 205 時
8 間であった。OTA 血中濃度の推移を推計した結果、2 か月後の血中濃度は雌雄
9 で差がみられず、OTA の長期の毒性試験において認められる雌雄差について動
10 態に基づく説明は難しいと考えられた。(参照 88)

11 **Wistar**ラット (**Wistar**、雄、一群 4 匹) に、**0.050**、**0.125**、**0.250** 又は **0.500**
12 **µmg/kg** 体重の OTA が 1 日おきに 10 日間投与され、腎臓髓質外層外帯の近位尿細
13 管 (S3 セグメント) の尿細管上皮細胞刷子縁又は側底膜⁶にある有機アニオン輸送
14 システムへの影響が調べられた。S3 セグメントは、**0.050 µmg/kg** 体重投与群よ
15 り用量依存的に損傷の程度が増加した。免疫組織化学により、刷子縁に認められ
16 る有機アニオントランスポーターの **Organic Anion transporter (OAT) 2** 及び
17 **OAT5** 並びに側底膜に認められる **OAT1** 及び **OAT3** の発現を調べたところ、これ
18 らのタンパク質の発現は、OTA 投与により **0.250 µmg/kg** 体重投与群までは増加
19 し、**0.500 µmg/kg** 体重投与群では低下した。**0.250** 及び **0.500 µmg/kg** 体重投与
20 群において、腎臓、肝臓、尿における OTA 濃度は、用量依存的に増加した。腎
21 臓において、酸化ストレスの指標を調べた結果、脂質の分解産物のマロンジアル
22 デヒド (MDA) 濃度に変化はみられず、尿中 8-ヒドロキシ-2'-デオキシグアノシ
23 ン (8-OHdG) 濃度の変化に用量依存性は認められなかった。(参照 102)

24 ブタ (スウェーデンランドレース、一群 2 頭及びデンマークランドレース、一
25 群 5 頭) において、血液からの OTA の消失率は、腎臓、肝臓及び他の組織より低
26 かった。(参照 103)

27 ブタ (デンマークランドレース、雌、一群 4 頭) に 0.8 mg/kg 体重/日の OTA
28 を 5 日間胃内投与して肝臓と腎臓の OTA 濃度が調べられた。OTA は肝臓に 189
29 **µg/g**、腎臓に 283 **µg/kg** 検出された。(参照 104)

30 ブタ (デンマークランドレース、雌、一群 5 頭) に 1 mg/kg 飼料及びニワトリ
31 (**種不明、性別不明、羽数不明**) に 0.3~1 mg/kg 飼料の OTA を混餌投与し、組
32 織分布に関する結果をまとめたところ、**両動物種における組織中 OTA 濃度は腎臓>**
33 **肝臓>筋肉>脂肪組織の順であった(参照 105, 106)。組織中 OTA 濃度は腎臓>肝臓**
34 **>筋肉>脂肪組織の順(参照 105, 106)であり、また、ブタ (種不明、性別不明、**
35 **雌雄及び一群 1 頭頭数不明)** を用いた 6 週~3 か月の反復投与試験の結果では、
36 **腎臓>筋肉>肝臓>脂肪組織の順であった(参照 89, 107)。**

37 ブタ (**SPF、性別雌雄不明、一群 10 頭**) に 0、**0.025**、**0.050**、**0.100** 又は **0.200**
38 **µmg/kg** 飼料 (それぞれ 0、**0.0009**、**0.001-7**、**0.003-4** 又は **0.006-9 µmg/kg** 体重/
39 日) の OTA を約 3 か月混餌投与した結果、臓器及び筋肉に僅かな OTA 残留が認
40 められ、腎臓に 4~11 µg/kg、筋肉に 1~6 µg/kg 及び肝臓に 1~4 µg/kg の OTA が

6 極性をもつ細胞の側面と底部側の細胞膜を併せた名称

1 検出された。(参照 107)

2 ブタ（交雑種、去勢雄及び雌、4 週齢、一群各 12–24 頭）に、OTA 汚染飼料
3 (0.120 $\mu\text{mg}/\text{kg}$ 飼料) を 4 週間給与した後に腎臓及び肝臓各組織中 OTA 濃度を測
4 定した結果、平均濃度は腎臓で 12.49 $\mu\text{g}/\text{kg}$ 、肝臓で 1.02 $\mu\text{g}/\text{kg}$ と、肝臓より
5 も腎臓で高い傾向が認められた。(参照 98)

6 ウシ（ジャージー、雌搾乳牛、一群 1 頭）に 0.317~1.1 mg/kg 飼料の OTA を
7 9 kg 飼料/日の割合で 11 週間経口投与した結果、一頭の腎臓に OTA が認められた
8 が、筋肉、肝臓、血液血清、乳及び尿において OTA は検出限界 (5 $\mu\text{g}/\text{kg}$) 未満
9 であった。(参照 108)

10 サバンナモンキー (*Cercopithecus aethiops*、雌、一群 3 頭) に、0.8、1.5 又
11 は 2 mg/kg 体重の OTA が単回静脈内投与され、21 日間血液及び尿試料が採取
12 された。OTA 血中濃度は投与後 2 時間で最大となり、尿中に代謝物は検出されな
13 かった。サルにおける OTA の血液からのクリアランスは 2 コンパートメントモデ
14 ルに一致し、OTA の半減期は、19~21 日であった。体循環コンパートメント（中
15 心）と末梢組織コンパートメントの平均見かけ分布容量は、59 mL/kg であった。
16 (参照 109)

17 OTA の動態プロフィールを調べるため、395 ng の ^3H -OTA (0.14 MBq) がヒ
18 ト（男性志願者、男、1 名）に空腹時に経口投与され、75 日間血液が採取され
19 た。投与後 8 時間目に、投与した ^3H -OTA の 84.5%以上が血漿中に認められた。
20 6 日後には血中の ^3H -OTA は、投与量の 36.3%となり、以後ゆるやかに減少した。
21 HPLC 分析の結果、血中ではほとんどが遊離 OTA であり、OTA 代謝物は検出さ
22 れなかった。OTA の血液からのクリアランスは 2 コンパートメントオープンモデ
23 ルに一致した。この 2 コンパートメントモデルは、迅速な消失及び分布期とその
24 後の緩やかな消失期（腎臓クリアランス 0.11 $\text{mL}/\text{分}$ ）と続き、半減期は最初の 6
25 日間は約 20 時間、6 日後からは 35 日と算出された。腎臓クリアランスは 0.093~
26 0.109 $\text{mL}/\text{分}$ （およそ 0.13 $\text{L}/\text{日}$ ）と算出された。また、食品に由来する OTA の血
27 中濃度の個体間変動が、ヒト（男女志願者、男女、8 名）において 2 か月間調査
28 された。OTA の血中濃度は、0.20~0.88 ngug/mL であった。血中濃度は、2 名
29 において観察期間中ほぼ一定に推移したが、6 名においては、観察期間中に増減
30 が認められた。男女差は認められなかった。(参照 91)

31 一方、2 コンパートメントモデルでは OTA の投与経路、生物種又は性差による
32 半減期の違い及び腎臓への集積を十分に説明できず、OTA の動態の理解に 3 コ
33 ンパートメントモデル又はそれ以上のコンパートメントモデルに基づく解析が
34 検討された。(参照 110, 111, 82)

35 c. 卵、乳汁、胎盤及び胎児への移行

36 ニワトリ（白色レグホン、雌、一群 27 羽）に生後 1 日目から 0.3 又は 1 mg/kg
37 飼料 (0.0375 及び 0.125 mg/kg 体重/日に相当：事務局換算⁷) の OTA を 341 日間
38

⁷ JECFAで用いている換算(IPCS:EHC70)を用いて摂取量を推定

1 給餌して卵への移行が調べられた。卵中（各群 60~70 個）に OTA は認められな
2 かった。(参照 112)

3 ニワトリ（プリマスロック、産卵鶏、一群 4~8 羽）に OTA が 2.5 又は 10
4 mg/kg 飼料（0.1 又は 0.4 mg/kg 体重/日に相当）で 7 日間混餌投与された。4 日目
5 に 10 mg/kg 飼料投与群の卵黄中に 1.1 µg/kg の OTA が検出された。投与終了 3
6 日後でも 0.7 µg/kg の OTA が卵黄中に検出された。(参照 113)

7 ニワトリ（産卵鶏、一群 7 羽）に OTA が 2 mg /kg 飼料の用量で 3 週間混餌投
8 与された。分析した卵の OTA 残留量は検出限界（0.05 µg/kg）未満であった。
9 (参照 114)

10 ウズラ日本ウズラ（日本ウズラ、産卵用産卵鶏、一群 5 羽）に [¹⁴C]-OTA を
11 0.070 µmg/kg 体重の用量で静脈内投与すると、オートラジオグラフ法により 6
12 時間後には黄色卵胞の周囲に環状に放射能残留が認められ、24 時間後には卵白
13 アルブミン中に OTA が検出された。(参照 115)

14 日本ウズラ（日本ウズラ、産卵用、一群 28 羽）に OTA を 0、1、5 又は 20
15 mg/kg 体重で単回経口投与すると、5 mg/kg 体重以上の投与群で OTA の卵への
16 移行が認められた。12 時間後の黄色卵胞の OTA 濃度は、5 mg/kg 体重投与で
17 13 µg/kg、20 mg/kg 体重投与で 34 µg/kg であった。OTA は、投与 4 日後の黄色
18 卵胞になお存在し、平均濃度は全卵中より 10 倍高かった。5 mg/kg 体重の OTA
19 投与群で卵中 OTA 濃度は 72 時間後に 2.06 µg/kg と最高値となった。20 mg/kg
20 体重投与群において卵中の OTA 濃度は更に高くなり、産卵が遅延した。(参照
21 116)

22 Sprague-Dawley ラット（Sprague-Dawley、雌、一群 4~5 匹）の授乳期に
23 OTA を 0.010、0.050 又は 0.250 µmg/kg 体重の用量で単回経口投与すると、乳中
24 に OTA が認められた。母動物において乳中と血中の濃度比は 24 時間後に 0.4 及
25 び 72 時間後に 0.7 であった。72 時間後では母乳中と児動物の血液中の OTA 濃度
26 及び母乳中と児動物の腎臓中の OTA 濃度との間に正の直線的相関が認められた。
27 児動物における血液中及び腎臓中 OTA 濃度は、それぞれ母動物の OTA 濃度より
28 高かった。(参照 117)

29 C57B1-マウス（C57B1、妊娠雌、一群 2~4 匹）に 120~170 mg/kg の [¹⁴C]-
30 OTA を静脈内投与し、全身オートラジオグラフィによる解析が行われ
31 た。 [¹⁴C]-OTA は、妊娠 10 日目よりも 8、9 日目に投与したときに迅速に胎盤を
32 通過した。~~OTA~~、投与後 20 分後に子宮壁、胎盤及び胎児組織で放射能が認め
33 られた。妊娠 17 日目に [¹⁴C]-~~OTA~~ を投与した場合は、胎児に僅かな放射能
34 が認められた。(参照 118, 119)

35 ~~妊娠 11 日目及び 13 日目~~ の Slc-ICR-マウス（ICR、雌妊娠、一群 5~13 匹）の 妊
36 娠 11 日目及び 13 日目 に OTA を 5 mg/kg 体重の用量で腹腔内投与し、母動物及
37 び胎児への分布が調べられた。母動物の 血漿、肝臓、腎臓及び胎盤血漿中及び臓器

種	体重(kg)	飼料摂取量(g/動物/日)	<u>1ppm</u> 飼料時摂取量 (mg/kg 体重/日)
ヒナ鳥	0.04	50	0.125

1 中の OTA 濃度は投与 2 時間後に最大値に達した。胎盤中の OTA 濃度は、投与 2
2 ～6 時間後が高く、以後は他の組織より緩やかに減少した。母動物における OTA
3 の血清半減期は、妊娠 11 日目投与で 29 時間及び 13 日目投与で 24 時間であった。
4 胎児中の OTA 濃度は投与後 2 時間では母動物血漿中血清中濃度の 0.1%以下であ
5 ったが、徐々に増加し、11 日目投与では 48 時間後に 4.6%及び 13 日目投与では
6 72 時間後に 13.3%であった。(参照 83)

7 ~~Sprague-Dawley~~ ラット (Sprague-Dawley、雌、一群 39 匹) に 0 又は 0.050
8 $\mu\text{mg}/\text{kg}$ 体重/日の OTA (炭酸水素ナトリウム水溶液中に溶解) が、交尾 2 週間前
9 及び妊娠中に週 5 回、その後 3 週間に渡る授乳期に週 7 回強制経口投与され、
10 OTA の児動物への移行が調べられた。OTA 非投与群又は投与群の母動物から産
11 まれた児動物は一群当たり 3～4 匹に分けて交差哺育された。OTA 非投与群の
12 母動物から生まれ、OTA 非投与群の母動物に哺育された OTA にばく暴露してい
13 ない対照群、OTA 投与群の母動物から産まれた後 OTA 非投与群の母動物に哺育
14 された出生前ばく露群、OTA 非投与群の母動物から産まれた後 OTA 投与群の
15 母動物に哺育された出生後ばく露群及び OTA 投与群の母動物から生まれ、
16 OTA 投与群の母動物に哺育された出生前後ばく露群の 4 群に分類された。
17 OTA 処置は、母動物の体重に影響せず、児動物の体重、腎重量及び発育にも影
18 響しなかった。児動物の血漿及び腎臓における OTA 濃度は、対照群でそれぞれ
19 $11 \pm 13 \mu\text{g}/\text{L}$ 及び $4.0 \pm 5 \mu\text{g}/\text{kg}$ 、出生前ばく露群でそれぞれ $130 \pm 14 \mu\text{g}/\text{L}$ 及び
20 $42 \pm 7 \mu\text{g}/\text{kg}$ 、出生後ばく露群でそれぞれ $640 \pm 86 \mu\text{g}/\text{L}$ 及び $180 \pm 63 \mu\text{g}/\text{kg}$
21 であった。出生前後ばく露群の児動物の OTA 濃度が最も高く、血漿及び腎臓に
22 おける OTA 濃度は $860 \pm 100 \mu\text{g}/\text{L}$ 及び $240 \pm 52 \mu\text{g}/\text{kg}$ であった。この結果は哺乳
23 期の児動物における OTA の高吸収や低排泄を示唆している。(参照 120)

24 妊娠 12 日目の Sprague-Dawley ラット (Sprague-Dawley、雌妊娠、一群 4 匹)
25 の妊娠 12 日目に $2.5 \text{ mg}/\text{kg}$ 体重の $[^3\text{H}]\text{-OTA}$ を皮下投与して各臓器への分布が調
26 べられた。この結果から、妊娠 12 日目のラットに OTA を投与した場合、胎児組織
27 に蓄積するが、総投与量の 0.1%を超えることはないことが示された。胎児におい
28 て OTA は、投与 48～72 時間後に最高濃度が認められ、投与量の約 0.1%であ
29 った。(参照 85)

30 ウサギ (Blanc de Termonde、雌、一群 4 匹) に、 $0.190 \mu\text{mg}/\text{kg}$ 飼料 (0.016
31 $\mu\text{mg}/\text{kg}$ 体重/日に相当) の OTA を含む自然汚染飼料が哺乳の 3～19 日目に給与
32 された。OTA は母動物の血液から乳に移行し、最終的に児動物へ移行した。哺
33 乳 19 日目の OTA 濃度比は母動物の血漿を 1 とすると乳では 0.015 であり、乳中
34 OTA 濃度と児動物血漿中 OTA 濃度には正の直線的相関が認められた。児動物に
35 おける血漿 OTA 濃度に対する腎臓 OTA 濃度の比は、母動物より高く、児動物に
36 においては解毒が緩やかであると考えられた (表 4)。(参照 121)

表 4 哺乳ウサギと児動物のオクラトキシン A 濃度

	オクラトキシン A 濃度		
	血漿($\mu\text{g}/\text{L}$)	乳($\mu\text{g}/\text{L}$)	腎臓($\mu\text{g}/\text{kg}$)
母動物	3.144 ± 0.704	0.049 ± 0.011	1.241 ± 0.366
児動物	0.051 ± 0.0248	—	0.041 ± 0.0257

(参照 121)

ブタ（品種不明、雌妊娠、一群 2 頭）に OTA 添加飼料が 0.38 mg/kg 体重/日の用量となるように調整され、妊娠 21～28 日目に給餌された。OTA は胎盤に 0.00004 又は \sim 0.00006 $\mu\text{g}/\text{kg}$ の濃度で認められたが、胎児からは検出されなかった(参照 122)。同様に、妊娠期間中に \sim 0.700 又は 1.400 mg/kg 飼料 (OTA が 0.007 \sim 又は 0.016 $\mu\text{mg}/\text{kg}$ 体重/日) の OTA を 妊娠期間中に 混餌投与されたブタ（デンマークランドレース、雌妊娠、一群 2 頭）の児動物に OTA 残留は認められなかった(参照 123)。一方、自然汚染飼料（OTA 0.193-1 $\mu\text{mg}/\text{kg}$ 飼料、ゼアラレノン 0.152-9 $\mu\text{mg}/\text{kg}$ 飼料）を摂取した雌ブタ（品種不明、妊娠、一群 1 頭）から胎児に OTA が移行したとする報告があり、母ブタの血中濃度は 0.20 $\mu\text{g}/\text{mL}$ であったが、児動物（6 頭）の出生時の血中濃度は 0.075～0.12 $\mu\text{g}/\text{mL}$ であった(参照 124)。

反すう動物では経口摂取された OTA のほとんどが消化管内で分解されると考えられており、ウシ（ジャージー、雌、一群 1 頭）に 0.317～1.1 mg/kg 飼料の OTA を 11 週間経口投与した結果、乳から OTA は検出されなかった。(参照 108)

一方、妊娠 3～6 か月目のウシ（ホルスタイン、雌、一群 1 頭）に 0.2、0.75 又は 1.66 mg/kg 体重/日の OTA を 5 日間 胃内投与した場合には、1.66 mg/kg 体重/日の OTA 投与群においてのみ、投与開始から 3、4 及び 5 日目の乳に僅かに OTA が検出されたとの報告もある。(参照 125)

④ 代謝

OTA の主な代謝経路を図 1（「Ⅲ. 安全性に係る知見の概要」の冒頭）に示した。OTA は、主に消化管等で毒性の低い $\text{OTA}\alpha$ に加水分解される。肝臓及び腎臓では OTA は CYP により酸化され、少量であるが、OTA の酸化代謝物が認められている。このほか、脱塩素化、ラクトン環の開裂、抱合体形成等、様々な経路で代謝される報告がある。(参照 53)

ヒト、ブタ及びラットの肝臓から調整製したマイクロソームを、還元型ニコチンアミドアデニンジヌクレオチドリン酸 (NADPH) の存在下で OTA とインキュベーションし、得られた代謝物について NMR 及び質量分析器 MS を用いて確認した結果、少量の 4(R)-ヒドロキシオクラトキシン A (4R-OH-OTA) 及び 4(S)-OH-OTA が生成された。ヒト及びラット肝臓のマイクロソームを用いると 4R-OH-OTA が主要な代謝物で、ブタの肝臓マイクロソームを用いると 4S-OH-OTA が主要な代謝物であり、これらの OTA の加水分解には CYP が関与していると考えられた。また、両者の加水分解反応における V_{max} 値が低かったことから、これらの代謝物は OTA の主要経路ではないと著者らは考えた(参照 126)。NADPH 存在下でラット又はヒト肝臓マイクロソームと OTA をインキュベーションし、HPLC で分析した結果、OTA の代謝物として 4R-OH-OTA が認められたが、その生成率は低く、タンパク質 1 mg 当たり 10～25 pmol/分であった(参照 94)。4R-OH-OTA は OTA より毒性が低いと考えられているが、4S-OH-OTA の毒性については利用できるデータはない(参照 126, 127, 128)。

OTA の代謝について、各種マイクロソーム標品、ラット CYP 標品及び組換えヒ

1 ト CYP 標品を用いた *in vitro* 系で OTA の代謝が調べられている。
2

3 **【大城専門委員】**

4 11～18行目（元は「（1）急性毒性」の項目に記載）は、内容として「代
5 謝」の項目に移動しても良いのではないかと。

6 OTA をラット又はマウスの肝ミクロソーム反応系に添加すると LC-
7 MS/MS でごく少量の 4*R* 及び 4*S*-OH-OTA が検出されている。げっ歯類では肝臓
8 に発現する CYP1A2 と CYP3A2 の関与が示唆されている(参照 129)。マウスの
9 腎ミクロソームの存在下で OTA が代謝されて遺伝毒性を示すとの報告(参照 130)
10 がある一方、ラットの腎ミクロソームでは OTA の遺伝毒性が検出されないとの
11 報告もある(参照 129)。また、マウス (Swiss、雄、一群 5～10 匹) に、薬物代
12 謝酵素を誘導するフェノバルビタール (80 mg/kg 体重/日) を 5 日間、又は 3-メ
13 チルコラントレン (20 mg/kg 体重/日) を 2 日間、それぞれ経口投与した後に
14 OTA を強制経口投与した結果、前処理により OTA の LD₅₀ 値が増加するなど
15 OTA の急性毒性が低下した。一方、ミクロソームのモノオキシゲナーゼ阻害剤
16 であるピペロニルブトキシド (1,400 mg/kg 体重) を投与した場合には、OTA
17 の投与 144 時間後の LD₅₀ は 40 mg/kg 体重から 18.9 mg/kg 体重に減少した。
18 (参照 159)

19 4*R*-OH-OTA の生成に関して、ラットの CYP1A2 及び CYP2C11 の発現系で検
20 出されず、ヒトの CYP1A1 及び CYP3A4 の存在下で生成が検出されるが、ヒト
21 CYP1A2 には活性が認められなかったとの報告がある(参照 94)。しかしながら
22 CYP3A4 以外に CYP2C9-1 と CYP1A2 に弱い活性があるとする報告もある(参照
23 129)。このように OTA 代謝に関与する酵素分子種と活性化部位についての知見
24 は報告間に違いがあり、酵素学的な活性化機序には未だ不明の点がある。

25 各種 CYP 誘導剤を前投与したラットの肝臓ミクロソームを用いると 4*R*-OH-
26 OTA の生成率が増加した。アルカリホスファターゼ (ALP) 及びγグルタミルト
27 ランスフェラーゼ (γGT) の尿中排泄を指標とした OTA の腎障害は、CYP 誘導
28 剤の前投与により軽減することから、CYP による酸化により OTA 毒性は低下す
29 ると考えられた。(参照 94, 129, 130)
30

31 **【大城専門委員】**

32 34行目の「NMR」を「¹H-NMR」に修正。

33 ウサギ肝臓のミクロソームと OTA を共にインキュベーションすると 10-OH-
34 OTA が形成されることが ¹H-NMR 及び質量分析計で確認された(参照 59)。

35 反すう動物 (ウシ及びヒツジ、性別不明、各 8 頭) 胃液中で OTA の代謝物であ
36 る OTC が生成されたことが報告されている(参照 131)。
37

38 **【事務局より】**

39 34ページ41行目～35ページ3行目（元は「排泄」の項目に記載）は、内容とし
40 て代謝にフォーカスされているため、記載箇所を移動したものです。

41 ラット (Sprague-Dawley、雄、一群 4～6 匹) にネオマイシンを 0 又は 5%混餌

1 投与した後、1 mg/kg 体重の OTA を経口投与した。ネオマイシン投与群では OTA
2 から OT α への加水分解が阻害され、投与量に対する回収率は対照群で 56%及びネ
3 オマイシン投与群で 71%であった。(参照 56)

4 ~~Wistar~~ラット（Wistar、雄、匹数不明）に 0.050 μ mg/kg 体重 の OTA 又は
5 0.053-5 μ mg/kg 体重 の OTC を経口投与すると、血中 OTA 濃度は 1 時間後に最
6 大となり、OTC は投与後速やかに体内で OTA に変換されると考えられた（参照
7 132）。~~A.ochraceus~~をコメ上でインキュベーションしても OTC は検出されなかつ
8 た(参照 133)。

9 ラット及びヒトの初代培養肝細胞と、毒性を示さない濃度として 10^{-7} ~ 10^{-5}
10 mol/L の³H]-OTA を *in vitro* で 8 時間共にインキュベーションすると、OTA の
11 生体内代謝物として知られる 4R-OH-OTA のほかに、新たな 2 種の代謝物が認め
12 られ、HPLC の分析結果から、OTA のヘキソース又はペントースとの抱合体と
13 推定された。このうちペントース抱合体は、ヒトの初代培養肝細胞を用いた場
14 合には検出されなかった。薬物代謝酵素の誘導剤である 3-メチルコラントレン刺
15 激により 4-OH-OTA 生成は増加したが、抱合体生成には変化がなかった。（参照
16 134）

17 ~~OTA~~を BALB/c マウス（BALB/c、雄、一群 5 匹）に 0.0005、0.001-4、0.008 又
18 は 0.020 μ mg/kg 体重/日 の OTA を用量で 4 週間経口投与後、腎臓及び精巣にお
19 ける OTA 代謝物を HPLC で分析解析した結果、両臓器に共通に、OTB、OTHQ-
20 GSH、OTA-GSH、OT α 、OTHQ、OTHQ-N-acetylcystein、脱炭素 OTHQ、4R-
21 OH-OTA、OTC 及び未同定の 1 種の代謝物が認められた ことが報告されている。
22 （参照 135）

【大城専門委員】

25 27~34行目（元は「（1）急性毒性」の項目に記載）は、内容として「代
26 謝」の項目に移動しても良いのではないか。

27 離乳前でルーメンの発達していないウシ（ホルスタイン、5 週齢、一群 1 頭）に
28 11 又は 25 mg/kg 体重の OTA を胃内投与した結果、投与後 24 時間以内に死亡し
29 た。一方、ルーメンの発達したウシ（ホルスタイン、妊娠 3~6 か月、一群 1 頭）
30 に 0.2、0.75 又は 1.66 mg/kg 体重/日の OTA を 4~5 日間、並びに 13.3 mg/kg 体
31 重の OTA を単回胃内投与した結果、13.3 mg/kg 体重投与群のみ一過性の臨床影
32 響を示した。これらの結果から、ルーメンの発達したウシの経口投与による OTA
33 の致死量は、ルーメンの発達していないウシに比較して高値で 13 mg/kg 体重を数
34 mg/kg 体重上回ると考えられた。(参照 125)

⑤ 排泄

37 ラットの血漿中 OTA のクリアランスにおいては、胆汁排泄及び糸球体ろ過が重
38 要な役割を担っている。これは、遊離 OTA の分子量が 403.82 であることと関連
39 付けられている。ラットでは分子量 350~450 の範囲にある物質が胆汁排泄及び
40 糸球体ろ過を受けやすい。主な排出経路である尿又は糞への相対的分布は OTA
41 の投与経路、投与量等に依存する(参照 81)。~~ddY~~マウス（ddY、雄、一群 5 匹）に薬
42 物代謝酵素の誘導剤であるフェノバルビタール（PB）を 1 週間前投与した後、

1 OTAを15 mg/kg 体重の用量で腹腔内投与した。OTAの胆汁への排泄はPB非
2 処理群に比較して約2倍に増加した。PB処理群における投与後24時間の尿への
3 排出は、非処理群に比べてOTAは1/3に、OT α は1/4に減少した(参照 61)。

4 ~~Wistar~~ラット (Wistar、雄、一群 3~4匹)にOTAを静脈内投与後に胃腸管
5 を灌流した結果、OTAは腸管からも排出され、腸管灌流液中に顕著な量のOTA
6 が出現した。(参照 69)

7
8 **【事務局より】**

9 11~15行目は、内容として代謝にフォーカスされているため、「代謝」の項
10 目へ記載箇所を移動しました。

11 ~~Sprague-Dawley~~ラット (~~雄、一群6匹~~)にネオマイシンを混餌投与した後、
12 ~~ネオマイシン投与群及びネオマイシン非投与の対照群に1 mg/kg 体重のOTAを~~
13 ~~経口投与した。ネオマイシン投与群ではOTAからOT α への加水分解が阻害され、~~
14 ~~投与量に対する回収率は対照群で56%及びネオマイシン投与群で71%であった。~~
15 ~~(参照 56)~~

16 Wistarラット (Wistar、雄、一群 3~4匹)に15 mg/kg 体重の[¹⁴C]-OTAが
17 単回経口投与された。投与6時間後までに放射能活性の33%が胆汁中に排泄され
18 た。また、投与されたOTAの約56%が、投与後120時間の間にOTA又はOT α と
19 して尿及び糞中に排泄された。相対的にOTAよりOT α の排泄量が多かった。ま
20 た、微量のOT α が胆汁から検出された。(参照 55)

21 Wistarラット (Wistar、雄、匹数不明)に6.6 mg/kg 体重のOTAを経口又は
22 腹腔内投与すると、8日間の観察期間中に尿中に排出されたのはOT α 、OTA及
23 び4*R*-OH-OTAであり、それぞれ投与量の27%、12%及び1~2%であった。4*S*-
24 OH-OTAは検出されなかった。OTAとOT α は糞中にも僅かに認められた。血液
25 中にOTAの代謝物は検出されず、OTAは代謝されると速やかに尿中に排出され
26 た。(参照 71)

27 ~~アルビノ~~ラット (~~アルビノ~~、雄、匹数不明)に6.6 mg/kg 体重の用量でOTA
28 を経口投与し、5~6日間の観察期間における回収率が調べられた。尿中にはOTA、
29 OT α 及び4*R*-OH-OTAが検出され、排泄量はそれぞれ投与量の6.9%、27.2%及び
30 1.6%であった。糞中には微量のOTAとOT α が検出された。(参照 136)

31 F344ラット (F344、雄、一群 4匹)に1 mg/kg 体重の[³H]-OTAを経口投与
32 した結果、投与24時間後までにの観察期間中、放射能活性の尿中に14±1%が尿
33 中に、及び糞中に18.0±2.6%が糞中に排出された。尿中に排出された放射性物質
34 には投与量の85%がのOT α 及び3.9%がのOTAであった。また、未同定の2種類
35 の代謝物及び微量(0.01%以下)の4*R*-OH-OTAが検出された。糞中に排出さ
36 れた放射性物質にははOTA又は及びOT α としてともに検出同定されなかった。
37 (参照 94)

38 F344ラット (F344、雌雄、一群各 3匹)に、0.5 mg/kg 体重(溶媒:コーン
39 油)のOTAが単回経口投与された。投与後96時間の観察期間中に尿中OTA及び
40 OT α の投与量に対する回収率は、雄ラットでそれぞれ2.1%及び4.2%並びに雌
41 ラットではそれぞれ5.2%及び3.5%であった。尿中には低濃度のOTA-グルコシ
42 ドが検出され、LC-MS/MSのデータからペントース又はヘキソース抱合体と推

1 定された。96 時間内における糞中の OTA 及び OT α の回収率は、雄で 5.5%及び
2 2.9%並びに雌で 1.5%及び 2.2%であった。(参照 86)

3 F344ラット (F344、雄、一群 3 匹) に 2 mg/kg 体重/日の OTA を 1 週間に 5
4 日、2 週間強制経口投与し、最終投与 24 時間後までに採取した尿を LC-
5 MS/MS で分析した結果、OT α 、ペントース又はヘキソース抱合体並びに痕跡程
6 度の OTB 及び OTHQ が検出された。最終投与 72 時間後にと殺したラットの肝
7 臓、腎臓及び血漿中に OTA は認められたが、その代謝物は検出されなかった。
8 (参照 137)

9 第 1 胃が未発達の生後 10~15 日目の子ウシ (ホルスタイン、雄、一群 2 頭) に
10 0.5 mg/kg 体重の用量で OTA を経口投与してから、120 時間の糞尿が分析された。
11 その結果、投与された OTA の 80~90%が OT α として排出され、OT α は尿中にの
12 み認められた。一方、未代謝の OTA も尿中 (3.2~3.3%) 及び糞中 (7.8~10%) に
13 認められた。(参照 90)

14 サバンナモンキー (*Cercopithecus aethiops*、雌、一群 1 頭) に、0.8、1.5 又
15 は 2 mg/kg 体重の OTA を単回静脈内投与し、21 日間血液及び尿試料が採取さ
16 れた。採取試料の分析を行った結果、OTA の平均の総体重当たり全身クリアラ
17 ンスは、0.22 mL/h/kg 体重であった。(参照 109)

18 ヒト (男性志願者、男、1 名) に 395 ng の [³H]-OTA (0.14 MBq) を空腹
19 時に経口投与してから採取した尿中の [³H]化合物が HPLC により分析された。
20 投与 1 日後から 9 日後までの 4 検体において尿中に排泄された放射性物質の 42~
21 54%が遊離 OTA であった。サンプリング期間を通じて、OTA 代謝物又は抱合体と
22 考えられる放射性物質の 14~20%が遊離 OTA よりも速く溶出され、これはた
23 OTA 代謝物又はグルクロン酸抱合体と考えられた。投与後 6 日間の観察期間中
24 に投与量の約 20%が尿に排泄された(参照 91)。

25 血漿中でタンパク質と結合していない OTA は、0.2%以下であることが多くの
26 動物種で認められている(参照 76)。OTA の尿への排出は尿細管分泌に依存し、
27 そのほとんどは多様なイオン性薬物の尿細管分泌を媒介する有機アニオン輸送に
28 よると考えられた(参照 138)。

29 有機アニオントランスポーターの OAT1 を発現させた卵母細胞を用いた試験で、
30 OTA は OAT1 を介して膜輸送された。アルブミンと結合した OTA については、こ
31 の OAT1 依存的な OTA 輸送が抑制された。(参照 139, 140)

32 33 (2) 酵素及び他の生化学的パラメータへの影響

34 ラット (アルビノ、雌雄性別不明、一群 15 匹) に 0 又は 0.100 μ mg/匹/日の
35 OTA を 8 週間経口投与した結果、血中糖濃度が有意に増加し、血清中インスリ
36 ン濃度は有意に低下した。肝臓における糖分解酵素活性は低下したが、糖新生酵
37 素活性は増加した。OTA の糖尿病誘発作用は、膵臓細胞からのインスリン
38 の合成又は放出の阻害による糖分解、に加え既知のグリコーゲン生成の抑制並び
39 に糖新生及びグリコーゲン酸化分解酵素活性の抑制から、解糖系の抑制がの促
40 進によると考えられた。(参照 141)

41 Sprague-Dawleyラット (Sprague-Dawley、雄、一群 5~6 匹) に OTA を 10
42 mg/kg 体重の単回又は 0、0.5、1.0、2.0 又は \sim 24 mg/kg 体重/日で 4 日間腹腔内

1 投与した結果、腎臓の小胞体カルシウムポンプ活性に増加が 10 mg/kg 体重単回
2 投与群と 2.0 mg/kg 体重/日以下投与群で認められた。4 mg/kg 体重/日で 4日
3 間投与した群ではカルシウムポンプ活性は低下した。(参照 142)

4 ブタ (Hormel-Hanford ミニブタ、性別不明、頭数不明) 腎臓皮質細胞を用い
5 て OTA によるタンパク質、RNA 及び DNA の生合成阻害を調べた結果、OTA
6 によるこれらの高分子化合物生合成の阻害は細胞内呼吸の障害によるものでは
7 ないことが示された。(参照 143)

8 OTA はラット肝臓がん由来 HTC 細胞の増殖を抑制した。HTC 細胞に OTA
9 を添加すると 30 分後にタンパク質合成の阻害、150 分後に RNA 合成阻害が認め
10 られた。OTA 添加後 5 時間の間に、DNA の合成阻害は認められなかった。この
11 結果より、OTA のタンパク質合成阻害に伴って RNA の合成が阻害されることが
12 確認された。(参照 144)

13 Balb-c マウス (BALB/c、雌雄不明、一群 15 匹) に 0、1、2.5、5、10 又は 15
14 mg/kg 体重又はそれ以上の OTA を腹腔内投与すると、投与量に依存したタンパ
15 ク質合成阻害が認められた。1 mg/kg 体重の OTA 投与 5 時間後のタンパク質合
16 成阻害の程度は、肝臓、腎臓及び脾臓で異なり、非投与群と比較してそれぞれ
17 26%、68%及び75%であった(参照 145)。OTA のタンパク質合成阻害は mRNA から
18 タンパク質への翻訳レベルで起こり、アミノアシル反応及びペプチド伸長を
19 阻害することが示された。アミノアシル tRNA 合成酵素は、アミノ酸とそのアミ
20 ノ酸に対応したアンチコドンを有する tRNA との結合に係わる二段階の反応を触
21 媒する。第一段階では、アミノ酸が AMP と結合してアデニルアミノ酸となり活性
22 化される。第二段階では、アデニルアミノ酸が tRNA とエステル結合を形成し、
23 アミノアシル tRNA となる。酵母細胞より抽出されたフェニルアラニン tRNA
24 合成酵素を用いて OTA の作用が調べられた結果、OTA はアミノアシル tRNA 合
25 成酵素のひとつであるフェニルアラニン tRNA 合成酵素の第一段階の反応を主に
26 阻害した(参照 146)。HTC 細胞を用いた試験では、OTA によるタンパク質合成
27 拮抗阻害が、フェニルアラニンの濃度が増加すると回復することが認められた。
28 OTA のタンパク質合成阻害において、フェニルアラニン tRNA 合成酵素とフェ
29 ニルアラニンとの結合を競合的に阻害することが確認された(参照 144)。同様に、
30 ddY-マウス (ddY、雄、一群 7~10 匹)における OTA の経口投与による LD₅₀ は
31 46.0 mg/kg 体重であったが、フェニルアラニン 100 mg/kg 体重を OTA と同時に
32 経口投与したところ、OTA の経口投与による LD₅₀ は 71 mg/kg 体重となった(参
33 照 61)。また、Swiss-マウス (Swiss、雌雄不明、一群 10 匹)において、OTA
34 を 0.8 mg/匹 (40 mg/kg 体重に相当) の用量で腹腔内投与するとマウスは 24 時
35 間以内に 100%死亡するが、1 mg のフェニルアラニンを同時に腹腔内投与する
36 ことにより、死亡例は認められなかった(参照 147)。

37 フェニルアラニン tRNA 生成とタンパク質合成に対する影響に関して、OTB
38 は OTA に対し拮抗作用を示さなかった(参照 148)。OTA 代謝物のタンパク質合
39 成抑制作用が酵母を用いて調べられた。OTA の代謝物である 4R-OH-OTA は
40 OTA と同様にタンパク質合成抑制作用を示したが、フェニルアラニンを分子内
41 に含まない OT α には、タンパク質合成抑制作用は認められなかった(参照 149,
42 150)。

1 OTA 分子内のフェニルアラニンをチロシンなどの他のアミノ酸に置き換える
2 と、OTA と同様に各アミノ酸の特異的 tRNA 合成酵素を阻害した。(参照 149)

3 フェニルアラニン tRNA 合成酵素の OTA に対する結合親和性は、フェニルアラ
4 ニンに対する結合親和性より弱く、酵母のフェニルアラニン tRNA 合成酵素を
5 用いた実験では、OTA に対する親和性はフェニルアラニンに対する親和性の
6 1/300 (OTA では $K_M=1.3$ mmol/L、フェニルアラニンでは $K_M=3.3$ μ mol/L) であ
7 り、ラットの肝臓では 1/20 程度であった (OTA では $K_M=0.28$ mmol/L、フェニ
8 ルアラニンでは $K_M=6$ μ mol/L)。(参照 149, 151)

9 HTC 細胞を OTA 存在下でインキュベーションした結果、HTC 細胞内の OTA
10 及びその代謝物の濃度は、培地中濃度の 200~300 倍に増加したことから、OTA
11 はフェニルアラニン tRNA 合成酵素との結合親和性は低くても、フェニルアラ
12 ニンより容易に細胞内に濃縮されやすいため、阻害作用を示すと考えられた。
13 (参照 150)

14 OTA はまた、フェニルアラニンを基質とする他の酵素にも作用する可能性は
15 あるが、他の単離された酵素系の活性において、OTA の直接的影響の証拠は得
16 られなかった。(参照 151)

17 フェニルアラニン代謝における OTA の影響が、ラットの初代培養肝細胞で検討
18 された。OTA は 0.12~1.4 mmol/L の濃度でフェニルアラニンからチロシンへの
19 加水分解を触媒するフェニルアラニン加水分解酵素及びその後のチロシン代謝
20 に関与するホモゲンチジン酸酸化酵素を阻害した。OTA のフェニルアラニン加
21 水分解酵素に対する IC_{50} は、0.43 mmol/L であった。OTA にはこの阻害作用は認
22 められなかった。(参照 152)

23 OTA は、ラット肝臓ミクロソームにおける NADPH 又はアスコルビン酸依存の
24 脂質過酸化及び腎臓ミクロソームにおける NADPH 依存の脂質過酸化を増強す
25 ることが、MDA 生成を指標とする試験により認められた。リン脂質小胞を用い
26 た *in vitro* 試験により OTA は Fe^{3+} と 1 : 1 で結合し Fe^{3+} から Fe^{2+} への還元を促進
27 することで脂質の酸化剤として作用し、過酸化脂質の生成を促進することが示
28 唆された。Wistar-ラット (Wistar、雄、一群 2 匹) に OTA を 6 mg/kg 体重で
29 経口投与すると、過酸化脂質が増加し、過酸化脂質の生成を示すエタン排出は 7
30 倍増加した。(参照 153, 154)

31 ブタ (Hormel-Hanford ミニブタ、雄、頭数不明) の腎臓皮質組織片を、OTA と
32 シトリン-CIT (それぞれ 10^{-6} ~ 10^{-3} mol/L) のいずれか一方又は両方とインキュベ
33 ーションした後、テトラエチルアンモニウムイオン及び p-アミノ馬尿酸イオンの
34 輸送能、及び 3H -ロイシンを用いたタンパク質合成活性が測定された。その結果、
35 いずれにおいても OTA による阻害が認められた。(参照 155)

36 Wistar-ラット (Wistar、雄、一群 6 匹) に OTA を 0.289 μ mg/kg 体重で 48 時間
37 ごとに 3 週間強制経口投与する際、活性酸素を除去する抗酸化酵素スーパーオキ
38 シドジスムターゼ (SOD) 及びカタラーゼを同時に作用させることで、これらの
39 OTA 誘発腎毒性への影響が検討された。なお、SOD は活性酸素を過酸化水素に
40 変換し、生成した過酸化水素はカタラーゼにより更に分解される。試験期間中、
41 OTA 投与の 1 時間前に SOD 及びカタラーゼを 20 mg/kg 体重で 48 時間おきに
42 皮下注射した結果、OTA で誘発される腎毒性影響 (蛋白尿、クレアチニン血症

並びに尿中乳酸脱水素酵素（LDH）、ロイシンアミノペプチダーゼ（LAP）及びγGT 酵素活性の上昇等）のほとんどが有意に低下し、OTA の尿中排泄は増加した。（参照 156）

ラット（Wistar、雄、匹数不明）における OTA の腎臓への影響として、腎糸球体のろ過速度の減少、近位尿細管以降における水、Na⁺、K⁺及び Cl⁻排泄の増加、並びに尿流量に対する浸透圧クリアランス依存性の増加が認められた。さらに、OTA は、*in vitro*において MDCK（イヌ腎臓由来腎臓細胞） ~~イヌ腎臓細胞~~ における細胞膜アニオン伝導を阻害した。（参照 157）

（3）吸収、分布、代謝、排泄に係るOTA評価書第1版以降の追加知見（案）

・ *in vitro* 試験

Caco-2細胞（HTB-37）及びHepG2細胞（HB-8065）を共培養して0、5、15又は45 μMのOTAで24時間インキュベーションして細胞生存率をMTS試験及び経上皮電気抵抗測定した結果、用量及びばく露時間に依存して細胞毒性がみられた。Caco-2細胞では45 μMで24時間ばく露した場合の細胞死は、33%であった。HepG2細胞の毒性は、Caco-2細胞に比較して低かった。単層のCaco-2細胞にOTAをばく露した結果、フェノールレッドの透過率が用量及びばく露時間に依存して増加した。生成されたOTA代謝物の量を評価した結果、Caco-2細胞では、HepG2細胞よりも多くの代謝物（主にOTA-メチルエステル）が検出された。代謝物の量と細胞毒性は、正の相関を示した。生成されたOTA代謝物は、オクラトキシンB（OTB）、OTAメチルエステル、OTAエチルエステル及びOTAグルタチオン抱合体（OTA-GSH）であった。OTAメチルエステルは、Caco-2細胞及びHepG2細胞の両方において検出された主要な代謝物だった。なお、OTβ、OTα、OTαメチルエステル、OTαエチルエステルは検出されなかった。（文献リストNo.183）

HK-2細胞を0、25、50、100、200又は400 nMのOTAで48時間インキュベーションした結果、OTAは細胞生存率を低下させた。また、RNAisoPlusを用いて総RNAを抽出し、cDNA synthesis kitを用いてcDNAを合成してリアルタイムサイバーグリーン法を用いて測定した結果、OTAがアрил炭化水素受容体（AhR）及びプレグナンX受容体（PXR）遺伝子を誘導し、フェーズI酵素のCYP4501A1（CYP1A1）、CYP1A2及びCYP3A4遺伝子を誘導した。ヘムオキシゲナーゼ-1、ニコチンアミドアデニンジヌクレオチドリン酸-キノンオキシドリダクターゼ-1及びグルタミン酸システインリガーゼ触媒サブユニットなどのフェーズII酵素のmRNA発現は、OTA処理によるNF-E2関連因子2（NRF2）核転移の活性化によって増強された。（文献リストNo.277）

胃又は腸における吸収及び排泄を知る目的でNCI-N87細胞（ヒト胃由来細胞株）及びCaco-2細胞（ヒト結腸腺癌由来細胞株）を用いた胃腸の粘膜から基底膜側、及び基底膜から粘膜側への双方向輸送のモデルシステムを構築した。1.24 μMのOTAを3時間インキュベーションして頂端から基底外側への移行及び基底外側から頂端への移行の比率を計算した結果、それぞれNCI-N87細胞で

1 41.2 ± 10.6% 及び 0%、Caco-2細胞で0.29 ± 0.07% 及び 0%の見かけの透過率
2 (Papp ; apparent permeability) を示した。（文献リストNo.475）
3

4 液体ヨーグルト及びコーンクッキーの10 : 1の混合物（30 g）に9 µgのOTAを
5 添加して試料にした。上部消化管モデルとして、試料10 gにヒトアミラーゼを
6 含む模擬唾液（150 U/mL⁸）を2 mL添加して37°Cで2分間消化し、模擬胃液
7 （0.925 mLの1.5 M塩酸に6.3 µLの0.3 M塩化カルシウムと1.57 mLの水及び
8 1.125 mLの酵素液（ペプシン4000 U/mL⁹）を混合して37°Cで85分間消化し
9 た。さらに模擬腸液（模擬胃液を1Nの水酸化ナトリウム200 µLでpHを7に調
10 製）及び胆汁抽出物を混合し37°Cで2時間消化した。遠心分離した吸収消化され
11 える物質を含む画分（バイオアクセス可能画分）のOTA含有量は72.4%だった。
12 ラクトバチルス・カゼイ菌（BL23）及びビフィドバクテリウム・ラクティス菌
13 （ATCC 27536）にバイオアクセス非可能画分を1%又は2%添加して37°Cで24
14 時間嫌気培養した結果、1%群では菌の増殖速度に影響し、2%群では菌の増殖パ
15 ラメータが増加した。さらにバイオアクセス非可能画分をヒト（健常ボランティア、n=5）の糞便に混合した結果、総細菌量が増加して腸内細菌叢の構成が変
16 化したが、糞便上清は免疫反応において中心的役割を果たす転写因子のNF-κB
17 の活性化経路を誘発しなかった。（文献リストNo.476）
18

19
20 ラット（Wistar、雌雄、各3匹）、ニワトリ（Avian、雌雄、各3羽）、ブタ
21 （Changbai、雌雄、各3頭）、ヤギ（品種不明、雌雄、各2頭）、ウシ（品種不
22 明、雌雄、各1頭）及びヒトの肝ミクロソームがOTAを代謝した結果、UPLC-
23 Q/TOF-MS（Ultra-Performance Liquid Chromatography-Quadrupole/Time-
24 of-Flight hybrid Mass Spectrometry）法を用いて8種類の代謝物が同定され、
25 そのうちフェニルアラニン部分がヒドロキシル化された3つの代謝物（9'-OH-
26 OTA、7'-OH-OTA及び5'-OH-OTA）を新たに同定した。他の5つの代謝物
27 （4(S)-OH-OTA、4(R)-OH-OTA、OTB、4(R)-OH-OTB及び4(S)-OH-OTB）は
28 これまでの報告と一致した。ニワトリ及びヒトの肝ミクロソームは、OTAを多
29 量の7'-OH-OTAに代謝した。（文献リストNo.592）
30

31 ・ *in vivo* 試験

32 マウス（ICR、雄、一群6匹）に0、0.2、1又は3 mg/kg 体重/日のOTAを6週間
33 （5日/週）経口投与後、採取した腎臓からRNAisoPlusを用いて総RNAを抽出し、
34 cDNA synthesis kitを用いてcDNAを合成してリアルタイムサイバーグリーン法
35 を用いて測定した。さらに、ウエスタンブロット解析した結果、フェーズI及び
36 II 酵素の mRNA 及びタンパク質の増加をみた。KIM-1（Kidney
37 Injury Molecule 1）は、低用量群では増加しなかったが、中用量及び高用量群
38 で増加した。（文献リストNo.277）
39

⁸ 37°C1分間で1 µMのでんぷんを加水分解できる酵素活性を1 U（ユニット）とする。

⁹ pH2.0において37°C1分間で280 nmの蛍光吸収を0.001増加させる酵素活性を1 Uとする。

1 マウス（Balb/c、雄、一群4匹）に0、0.21、0.5又は1.5 mg/kg体重/日のOTA
2 を28日間経口投与し、直腸から糞便を採取し、16SrRNA遺伝子シーケンシング
3 とメタゲノミクスを用いて糞便中の細菌叢を解析した結果、低用量及び中用
4 量群は対照群と比較して、Bacteroidetes門の相対存在量は増加し、Firmicutes
5 門の相対存在量は減少した。高用量群ではBacteroidetes門とFirmicutes門の相
6 対存在量は、対照群の相対存在量と同様だった。Cyanobacteria門は高用量群で
7 対照群に比較して減少したが、低用量群及び中用量群では明らかな変化は見ら
8 れなかった。科レベルでは、6つの細菌科が変化した。未分類のBacteroidales
9 科は、全用量群で増加した。Porphyromonadaceae科は、全用量群で増加した。
10 未分類のCyanobacteria科は、高用量群のみで減少した。Streptococcaceae科は、
11 低用量及び中用量群で増加した。Enterobacteriaceae科は、低用量及び中用量
12 群で増加した。Ruminococcaceae科は、中用量群で減少した。（文献リスト
13 No.226）

14
15 75mg/kg体重/日のチオアセトアミドを8週間腹腔内投与して非アルコール性脂
16 肪性肝炎（NASH；nonalcoholic steatohepatitis）を誘発したNASHマウス
17 （C57BL/6J、雄、一群4匹）の3日後及び健常マウス（C57BL/6J、雄、一群4
18 匹）に12.5 mg/kg体重のOTAを単回経口投与した結果、NASHマウスの体重
19 は、健常マウスに比較して44%軽く、腎臓重量及び肝臓重量はそれぞれ11%及
20 び24%重かった。臓器及び体重の変化は、腎近位尿細管細胞の空胞化、変性、
21 壊死の減少と一致していたが、OTA誘発性肝病変は認められなかった。NASH
22 マウスにおけるOTAばく露量は、健常マウスと比較して 5.65 ± 1.10 から $7.95 \pm$
23 $0.61 \text{ mg} \cdot \text{h} / \text{m}^2 / \text{kg}$ 体重に増加し、腎排泄は $5.55\% \pm 0.37\%$ から $13.11\% \pm 3.10\%$
24 に増加した。NASHマウスにおけるOTAの総尿中排泄量は $24.41 \pm 1.74 \mu\text{g}$ から
25 $40.07 \pm 9.19 \mu\text{g}$ に増加し、腎臓残留OTAは約30%減少した。NASHマウスにお
26 ける腎臓OATアイソフォーム発現（OAT1～5）は、近位尿細管細胞によるOTA取
27 り込みの減少に伴い約50%減少した。これらの結果、NASHマウスがOTAの腎
28 臓分泌及び再吸収が減衰し、OTAの尿中排泄量が増加して腎臓へのばく露（残
29 留）量が減少した。NASHマウスでは、腎臓のすべてのOATアイソフォームが
30 減少し、肝臓ではOAT2のみが減少した。腎基底外側部のOTA取り込みトラン
31 スポーターであるOAT1及びOAT3は、NASHマウスでそれぞれ 0.37 ± 0.07
32 から $0.19 \pm 0.09 \text{ pmol/mg}$ 及び 1.02 ± 0.43 から $0.29 \pm 0.13 \text{ pmol/mg}$ に減少した。
33 NASHマウスの腎臓と肝臓でも、OAT2の発現はそれぞれ $2.20 \pm 0.19 \text{ pmol/mg}$
34 から $1.22 \pm 0.46 \text{ pmol/mg}$ 及び $3.03 \pm 0.41 \text{ pmol/mg}$ から $2.39 \pm 0.30 \text{ pmol/mg}$ に減
35 少した。NASHマウスでは、健常マウスと比較して、頂端に発現している腎臓
36 OAT5が $1.12 \pm 0.09 \text{ pmol/mg}$ から $0.49 \pm 0.19 \text{ pmol/mg}$ に減少した。P糖タンパク
37 質（P-gp）は、NASHマウスの腎臓組織で、低濃度から約 1.25 pmol/mg に増加
38 した。さらに、NASHマウスでは腎臓MRP2が健常マウスと比較して約半分に
39 減少したが、肝臓MRP2はNASHマウスで増加した。能動的な有機アニオンの
40 輸出を促進するBCRP、MRP3及びMRP4は、NASHマウスと健常マウスの間
41 で変化しなかった。（文献リストNo.234）
42

1 ラット（F344、雌雄、一群6匹）に0、0.21又は0.50 mg/kg 体重/日のOTAを7
2 又は21日間経口投与した結果、腎臓においてATPのエネルギーを用いずに共輸
3 送、逆輸送及び単輸送をするトランスポーターのSLC（Solute-carrier）ファミ
4 リーのSLC22ファミリーで近位尿細管基底側に存在するOAT2及びOAT5が雄よ
5 り雌で多く発現した。消化管における両親媒性薬物の吸収に関与するSLCO1フ
6 アミリーのOATP1（Organic Anion Transporting Polypeptide 1）が雌で発現し
7 なかった。OTAは、OATをダウンレギュレーションしたが、雌のOAT3遺伝子
8 発現には影響しなかった。OATのダウンレギュレーションは雄が雌より遅かつ
9 た。ATPの加水分解エネルギーを利用した能動輸送を行うABC（ATP-binding
10 cassette transporter）ファミリーで細胞内から細胞外に排泄及び腸管吸収に関
11 与する多選択性トランスポーターのBCRPの発現量は、投与7日後で雄より雌が
12 少なく、投与21日後で雄が減少して雌が増加した。多剤耐性タンパク質の
13 MPR2の発現は雄が雌より早く、投与21日後の雄のOATP1がダウンレギュレー
14 ションした。これらの結果として、用量及び投与期間に依存して、血漿、肝臓
15 及び腎臓のOTA濃度が増加した。また、投与7日後の血漿及び肝臓のOTA濃度
16 が雄よりも雌で高値を示した。（文献リストNo.389）

17
18 ラット（Wistar、雌雄、各3匹）に5 mg/kg 体重のOTAを単回経口投与して尿
19 と糞便を採取し試料として測定した結果、8種類の代謝物が排泄された。8種類
20 の代謝物は、OTAの5種類の水酸化代謝物、OTAの脱塩素化代謝物（OTB）、お
21 よび2種類のOTBの水酸化代謝物が含まれた。尿中の遊離化合物（OTA）は、
22 $64 \pm 4.0\%$ で、4(R)-OH-OTAが主な代謝物で4(S)-OH-OTAはごく微量（ $0.2 \pm$
23 0.1% ）しか検出されなかった。OTBの量が多く2つのヒドロキシ化OTBが検
24 出された。OTAのフェニルアラニン部分が切断されて形成されたOT α が、ラ
25 ットの糞便中に相当量検出されるが同定できなかった。O-TAのグルクロン酸抱
26 合体は検出されなかった。（文献リストNo.592）

27
28 ラット（F344、雄、一群6匹）に0、0.070、0.210 mg/kg 体重/日のOTAを28
29 日間（5日/週）経口投与して投与0日目及び28日目の糞中の細菌のDNAを抽出
30 し、16S rRNAシーケンス及びショットガンシーケンスを実施し、ブレイ・カー
31 ティス指数を計算し、これらのデータをNMDSプロットした結果、OTA投与に
32 より腸内細菌叢の多様性が減少し、乳酸菌の相対的存在量が増加した。シグナ
33 ル伝達、炭水化物輸送、トランスポザーゼ、アミノ酸輸送システム、ミスマッ
34 チ修復など、腸内細菌叢の機能遺伝子の変化が観察された。乳酸菌選択培地を
35 用いて糞便サンプルから分離した乳酸菌がラクトバチルス・プランタラムPFK2
36 株と99.8%の相同性を有していた。薄層クロマトグラフィーにより、この株は
37 OTAを吸収はできるが分解はできないことが示された。（文献リストNo.190）

38
39 ラット（F344、雄、一群6匹）に0、0.07又は0.210 mg/kg 体重/日のOTAを2、
40 4、13又は26週間（5日/週）経口投与し尿及び血漿を分析した結果、血清中糖タ
41 ンパク質、グルコース、アミノ酸及び乳酸、イソ酪酸、アラニン、TMAO
42 （Trimethylamine-oxide）、スレオニン、クレアチニンなどのカルボン酸の濃

1 度に投与群と対照群で相違があった。ただし、用量依存及びばく露時間依存性
2 が確認できなかった。尿中代謝物の変化は、D-グルコース及びミオイノシトール
3 が増加、ならびにヘキサニオイック酸及びペンタンニオイック酸が減少した。
4 これらは、PCA（Principal Component Analysis）モデルにおいて時間依存的
5 反応を示した。（文献リストNo.575）
6

7 ラット（Wistar、雄、一群5匹）に0、0.125又は0.250 mg/kg 体重のOTAを21
8 日間胃内投与後に腎臓を摘出してサンプルとした。ラットの有機アニオントラ
9 ンスポーターであるOAT1のタンパク質発現は、0.125及び0.250 mg/kg 体重群
10 でそれぞれ約30%減少及び約50%減少した。OAT2タンパク質発現は0.250
11 mg/kg体重群で22%減少した。OAT3及びOAT5タンパク質発現は投与により変
12 動しなかった。（追加確認文献No.09）
13

14 ウシ（ホルスタイン、搾乳牛、一群4頭（対照群1頭））に0又は30 µg/kg 体重
15 のOTAを単回経口投与した結果、OTA及びOT α が尿中に検出され、最大濃度は
16 それぞれ1.8 ng /mL及び324.6 ng/mLであったが、乳、血漿、その他の組織中
17 には検出されなかった。さらに、上海の複数のスーパーマーケットから無作為に
18 採取した100個の牛乳サンプルも分析したが、陽性サンプルは検出されなかった。
19 （文献リストNo.630）
20

21 搾乳牛（ホルスタイン、42~104か月齢、520~762 kg、18.4~32.3 kg 乳/日/
22 頭、一群3頭）にOTAを含まない飼料で7日間飼育後、0.005、0.050、0.1 mg/kg
23 飼料のOTAを28日間混餌投与し、さらに7日間OTAを含まない飼料で飼育した
24 結果、0.050 mg/kg 飼料投与群の1頭の血漿中に 0.2 µg /kg の濃度でOTAが検出
25 されたが、他のウシの血漿中には検出されなかった。0.1 mg/kg 飼料投与群の1、
26 7、10、14及び21日目の1~2頭の血漿中に0.1 µg/kgの濃度でOTAが検出された。
27 試験期間中に搾乳した乳中からはOTAが検出されなかった。さらに、肝臓、腎
28 臓、筋肉、脂肪及び空腸からOTAを検出しなかった。（文献リストNo.200）
29

30 (4-3) 実験動物等における体内動態のまとめ

31 【事務局より】

32 知見の確認後にまとめ（案）をご作成、ご審議いただく予定です。

33
34 OTA は、消化管内微生物及び消化酵素によって一部 OT α に分解される。特に
35 ウシなどの反すう動物においては、経口摂取された OTA の大部分が、吸収され
36 る前に第1胃の細菌叢で OT α に分解される。OTA は消化管のうち、特に小腸か
37 ら効率よく吸収される。消化管からの吸収後、多くの動物種においては、血液
38 を経由して腎臓及びその他の組織に分布することが認められている。血漿中では
39 ほとんどの OTA は、アルブミン等のタンパク質と結合していることが示されて
40 いる。ラットとブタにおける投与実験の結果から、OTA 投与後の組織中 OTA 濃
41 度は、ラットにおいては腎臓と肝臓において同程度又は肝臓よりも腎臓におけ
42 る方が高く、豚においては肝臓よりも腎臓の方が高い値であった。OTA の一部

1 は、腎臓及び肝臓で CYP により酸化されるが、OT α 及び少量の酸化代謝物は、
2 全て OTA より毒性が低いことが認められている。

3 OTA は、尿及び糞中に排泄され、種間におけるこれら各経路の相対的寄与率
4 は、OTA の腸肝循環の程度や血清中タンパク質との結合の程度により影響され
5 ると考えられる。これらの要因は、OTA の半減期の長短にも関与すると考えられ
6 る。半減期は、マウスでは 1~1.5 日、ラットでは 2~11 日、ブタで 4~6 日、サバ
7 ンナモンキーでは約 20 日及びヒトでは約 35 日であることが報告されている。

8 乳への移行は、ラット、ウサギ及びウシで確認されている。鶏卵への移行は、
9 ニワトリに OTA を大量投与した場合に認められている。

11 2. 実験動物等における毒性

12 毒性データの取りまとめに当たっては、主に精製した化合物を投与したデータ
13 を用いることとした。また、食品中の OTA に関する評価であることから、経口投
14 与のデータを中心に取りまとめた。

16 (1) 急性毒性

17 各動物種と各**ばく暴露**経路における LD₅₀ 値を表 5 に示した。イヌ及びブタは
18 OTA に感受性の高い種であり、ラット及びマウスは感受性の低い種である。

20 表 5 各動物種におけるオクラトキシン A の LD₅₀ 値

種	LD ₅₀ 値 (mg/kg 体重)		
	経口投与	腹腔内投与	静脈内投与
マウス	46~58	22~40	26~34
ラット	20~30	13	13
ラット(新生児)	3.9	n.d.	n.d.
イヌ	0.2	n.d.	n.d.
ブタ	1	n.d.	n.d.
ニワトリ	3.3	n.d.	n.d.

21 n.d.:データなし

(参照 74, 105)

22
23 ~~Long-Evans~~ラットと ~~Sprague-Dawley~~ラット (Long-Evans 及び Sprague-
24 Dawley、雄、一群各 10 匹) に、OTA が 0、17 又は 22 mg/kg 体重の用量で単
25 回強制経口投与され、投与 48 時間後まで観察された。病理組織学的検査及び電
26 子顕微鏡下での観察により、投与 12~24 時間後には、全ての投与群で膀胱、胃、
27 腸管、心内膜下、脾臓及び肝臓に多数の局所出血が認められ、脾臓、脳の脈絡
28 叢、肝臓、腎臓及び心臓における線維索性血栓が認められた。これらの所見は、
29 OTA 投与によって播種性血管内凝固症 (DIC) が誘発されたことを示していた。
30 その原因は、内因性及び外因性の血液凝固活性化によるものと推定されている。
31 また、肝臓における肝細胞及びリンパ球の壊死、消化管の絨毛の萎縮を伴う壊
32 死性腸炎 (最も重度な影響は空腸にあった) 並びにネフローゼがみられた。当
33 該研究では、心筋の変化は、血栓形成とその後の虚血障害に関連したものと考

えられた(参照 158)。また、新生児ラットは、成熟ラットよりも感受性が高いと
考えられている(参照 105)。

【大城専門委員】

7～18行目は、内容として「代謝」の項目に移動しても良いのではないかと
（「代謝」の項目へ移動）

~~Swissマウス（雄、一群5～10匹）に、薬物代謝酵素を誘導するフェノバルビ
タール（80 mg/kg 体重）を5日間、又は3-メチルコラントレン（20 mg/kg 体重）
を2日間、それぞれ経口投与して前処理した後に、OTAを強制経口投与した場
合には、前処理によりOTAのLD50値が増加するなどOTAの急性毒性が低下
した。一方、ミクロソームのモノオキシゲナーゼ阻害剤であるピペロニルブト
キシド（1,400 mg/kg 体重）を投与した場合には、OTAの投与144時間後の
LD50は40 mg/kg 体重から18.9 mg/kg 体重に減少した。（参照 159）~~

~~11又は25 mg/kg 体重のOTAを胃内投与したウシ（ホルスタイン、5週齢、一
群1頭）は、投与後24時間以内に死亡したが、13.3 mg/kg 体重のOTAを胃内
投与したウシ（ホルスタイン、妊娠3～6か月、一群1頭）は、一過性の病状を示
すにとどまった。この研究結果より、ウシにおける致死的な単回投与量は13
mg/kg を数 mg/kg 上回るとされた。（参照 125）~~

（2）亜急性毒性

【事務局より】

- ・「13 週間発がん性試験（ラット、強制経口投与）」に関する記載を「（3）慢性
毒性・発がん性」のから移動し、表 6 と本文（②ラットの項目）に追記してお
ります。
- ・川口専門参考人より用語及び記載についてご修正又はご意見を頂きましたので、
評価書全体を通じて修正及び検討してまいります。

【川口専門参考人】

用語等の修正。また、表 6 の参照 175 の記載について、「腎臓に腫大及び退色」
は肉眼所見のため、その取り扱い（重量変化を伴っているか、病理組織所見を伴っ
ているか等）について協議が必要。

OTA の亜急性毒性試験の結果を表 6 に示した。

表 6 オクラトキシンAの亜急性毒性試験の結果

動物種等 (動物数/ 群)	投与方法 ・期間	投与量		所見	LOAE L mg/kg 体重	NOAEL mg/kg 体重	備考	参照
		mg/kg 飼料	mg/kg 体重/日					

マウス、 Swiss、雄 (10)	経口、 45日		0、 <u>1.5</u> 、 <u>3.0</u> (0、 <u>1.5</u> ~ <u>1.7</u> ← <u>3</u> ~ <u>3.350</u> 、 <u>100</u> mg/匹/ 日)	<ul style="list-style-type: none"> 肝臓及び腎臓で DNA、RNA、総タンパク質量及び酸性・塩基性・中性タンパク質量が濃度依存的に減少。 精巢内酵素活性の低下。 	1.5			(参照 160)
ラット、 Wistar、 雄、離乳 後(10)	混餌、 14 日、	0、2.4、 4.8、 9.6、24	0、 0.24、 0.48、 0.96、 2.4(*)	<ul style="list-style-type: none"> 体重増加の抑制。 BUN 濃度の上昇。 腎臓重量の増加、尿量の減少、腎障害。 	0.96	0.48	指標： 腎臓重量 の増加	(参照 161)
ラット、 Wistar 雌雄、離 乳後(15)	混餌、 90日、	0、0.2、 1.0、5	0、 0.015、 0.075、 0.37(*)	<ul style="list-style-type: none"> 体重増加の抑制、腎臓重量の増加。 BUN に変化なし。 腎臓近位尿細管上皮細胞の剥離、近位尿細管の基底膜¹⁰肥厚。 全ての投与群で腎臓近位尿細管で好酸性変性細胞及び巨大核細胞の増加。 	0.015		指標： 腎近位尿 細管の形 態変化	
ラット、 Wistar 雄(5)	経口、 3日		0、5、 15	<ul style="list-style-type: none"> 腎臓皮質への PAH 取り込みが減少。 近位尿細管の基底膜肥厚。 	5			(参照 162)
ラット、 Wistar、 雄 (10)	経口、 10日		0、0.5、 1、2	<ul style="list-style-type: none"> 2 mg/kg 投与群では非投与の対照群に比べて有意な尿量の増加。 2 mg/kg 投与群で血中総タンパク質濃度の上昇。 	2	1		(参照 163)
ラット、 Sprague- Dawley、 雄(6)	経口、 2日		0、2	<ul style="list-style-type: none"> 腎臓皮質におけるピルビン酸塩からの糖新生は 26%減少し、PEPCK 活性は約 55%低下。 				(参照 164)
ラット、 Sprague- Dawley、 雄	経口、 1 5 日		0、 2、 <u>≈</u> 2.5	<ul style="list-style-type: none"> 腎臓で、PEPCK 及び総 mRNA 量の減少。 				(参照 165、 166)
ラット、 Wistar 雄(3)	混餌、 56~8 4日	0、2	0、 0.145	<ul style="list-style-type: none"> 腎臓における ALP ロイシンアミノペプチターゼ及びγGT 酵素活性の低下と共に尿中におけるこれらの酵素活性の増加。 				(参照 167)

1

動物種 等 (動物 数/群)	投与 方法 ・期間	投与量		所見	LOAE L mg/kg 体重	NOAE L mg/kg 体重	備考	参照
		mg/kg 飼料	mg/kg 体重/日					

¹⁰ 上皮とそれを裏打ちする組織との間にある膜構造

ラット、 F344、雄 (3)	経口、 14 日、 週5回 且		0、0.25、 0.5、1、 2	<ul style="list-style-type: none"> 腎臓近位尿細管におけるアポトーシスの増加、巨大核細胞の増加。 腎臓における増殖細胞核抗原発現の増加。 トリメチルアミノオキシドの排泄増加。 			近位尿細管への毒性とは異なる変化	(参照 168)
ラット、 Wistar、 雄 (5)	経口、 28日	0、0.2	0、0.02	<ul style="list-style-type: none"> 血清中のクレアチニン、BUN、ALP、ALT、MDA濃度の有意な上昇、血清の抗酸化作用の有意な低下。 腎臓近位尿細管の変性。 				(参照 169)
ラット、 Wistar、 雄 (10)	混餌、 30日	0、4	0、0.4	<ul style="list-style-type: none"> チロキシン及びプロラクチンの血中濃度の有意な上昇。トリヨードサイロニン、テストステロン、インスリン及びコルチゾールの血中濃度の有意な低下。 				(参照 170)
<u>ラット、 F344、雌 雄(10)</u>	<u>経口、 13週、 週5日</u>		<u>0、 0.0625 、 0.125、 0.25、 0.5、1</u>	<ul style="list-style-type: none"> <u>腎臓に巨大核細胞の出現</u> <u>腎皮質内帯及び腎髄質外層外帯の尿細管上皮細胞の萎縮</u> 	<u>0.0625</u>			<u>(参照191)</u>
ニワトリ、肉用鶏、雄(10)	混餌、 3週	0、4		<ul style="list-style-type: none"> 致死率は42.5%。 飼料にL-フェニルアラニンを0.8又は2.4%添加した場合、致死率はそれぞれ12.5%と15.0%に減少。 				(参照 171)
ニワトリ、 <u>肉用鶏Cobb、雌雄性別不明</u> (32)	混餌、 14日 以上	0、2		<ul style="list-style-type: none"> 肝臓における単核細胞浸潤、凝固壊死、充出血、クッパー細胞の過形成、肝細胞の<u>硝子様腫大硝子様変性及び腫大</u>。 腎臓では、局所の出血、尿細管上皮変性、尿細管肥大、壊死、間質性腎炎、糸球体の萎縮。 ファブリキウス嚢では、軽度の萎縮、髄質リンパ球の減少、間質結合組織の増生。 脾臓や胸腺ではリンパ球の減少。 				(参照 172)
ニワトリ、 <u>Starbro、性別不明肉用鶏</u> (30)	混餌、 42日	0、0.5、 1		<ul style="list-style-type: none"> 腎臓と肝臓の相対重量増加。 LDH、γGT及びASTの上昇。 腎臓近位尿細管上皮細胞の重度な壊死。 				(参照 173)

ニワトリ、 <u>Hisex Brown</u> 、 産卵 鶏、47週 齢(7)	混餌、 3週	0、2		<ul style="list-style-type: none"> 肝臓の相対重量の有意な増加。 				(参照 114)
--	-----------	-----	--	--	--	--	--	----------

1

動物種等 (動物数/ 群)	投与方法 ・期間	投与量		所見	LOAE L mg/kg 体重	NOAEL mg/kg 体重	備考	参照
		mg/kg 飼料	mg/kg 体重/日					
ウサギ、 New Zealand White、 <u>性別不明</u> 、6-8 週齢 (4)	混餌、 60日	0、0.75	0、 0.0225	<ul style="list-style-type: none"> 腎臓近位尿細管上皮細胞でミトコンドリアクリステの消失。 腎臓近位尿細管上皮細胞で刷子縁の消失、微繊毛の萎縮、細胞小器官の消失を伴う空胞形成。 腎臓近位尿細管上皮細胞で巨大核の形成及び核小体の消失。 	0.75 <u>0.0</u> <u>225</u>			(参照 174)
ウサギ、 New Zealand White、雄 (8)	混餌、 30又は60 日	0、1	0、0.03	<ul style="list-style-type: none"> 体重増加の抑制及び生存率の低下。 30日間及び60日間投与で腎臓におけるSOD活性及びカタラーゼ活性並びに60日間投与で肝臓中MDA活性の上昇。 投与期間依存的に、腎臓に腫大及び退色がみられた。 	0.03			(参照 175)
イヌ、ビ ーグ ル、雄 (3~6)	経口、 14日		0、0.1、 0.2	<ul style="list-style-type: none"> 腎機能に変化なし。 全ての投与群で腎臓尿細管壊死及び近位尿細管上皮細胞における細胞質空胞化及びミエロイド小体の形成。 胸腺と扁桃腺のリンパ系組織の壊死。 				(参照 176, 177, 178)
ブタ、雌 (8) <u>(2~8)</u>	経口、 5~6 日		0、1、 <u>2</u>	<ul style="list-style-type: none"> 尿量増加、尿比重低下 尿中タンパク量増加、LDH、GOT、ICDH活性の上昇。 血中タンパク量及びBUNの増加。 腎臓近位尿細管及び近位尿細管上皮細胞の壊死。 				(参照 179)

ブタ、 <u>デンマーク</u> ランドレー ース、雌 (<u>9.6~11</u>)	混餌、 3 4 か月	0、0.2、 1、4	0、 0.008、 0.04、 0.16	<ul style="list-style-type: none"> 0.2 mg/kg 飼料以上で TmPAH の減少及び TmPAH/Cin の減少。 1 mg/kg 飼料以上で尿の濃縮能の減少及び尿中タンパク量の増加。 1 mg/kg 飼料以上で GLDH 活性の有意な減少及び 4 mg/kg 飼料群で LAP 活性の有意な減少。 0.2 mg/kg 飼料群の 9 匹中 4 匹、1 mg/kg 飼料 (40 µg/kg 体重/日) 以上の投与群では全ての個体に腎臓近位尿細管細胞の刷子縁縮小、核濃縮及び核分裂像がみられ、尿細管内には剥離した尿細管上皮細胞が認められた。 	0.008		自然汚染 大麦	(参照 180)
---	-----------------------------	---------------	-------------------------------	---	-------	--	------------	----------

動物種等 (動物数/ 群)	投与方法 ・期間	投与量		所見	LOAEL mg/kg 体重	NOAEL mg/kg 体重	備考	参照
		mg/kg 飼料	mg/kg 体重/日					
ブタ、 <u>デンマーク</u> ランドレー ース、 雌、8 ~10 週齢 (3)	混餌、 5 日	0、5	0、0.4	<ul style="list-style-type: none"> 腎臓近位尿細管上皮細胞の壊死。 腎臓近位尿細管で NADH-テトラゾリウム還元酵素、コハク酸脱水素酵素活性の低下。 				(参照 181)
	混餌、 3 か月	0、1	0、0.08	<ul style="list-style-type: none"> 腎臓近位尿細管上皮細胞に局所的な萎縮及び壊死。 局所的な腎臓間質の線維化。 腎臓近位尿細管で NADH-テトラゾリウム還元酵素、コハク酸脱水素酵素、AP 活性の低下。 				
ブタ、25、 32、又は 50 kg、雌 雄不明 (10 又は 12)	混餌、 ~8 週、 又は <u>若しくは</u> <u>70</u> <u>又は</u> 90 kg まで	<u>0.01</u> 、1.38 又は 2.33	0、 <u>0.0552</u> 又は <u>0.0932</u>	<ul style="list-style-type: none"> 若齢のブタでは、老齢のブタに比べ腎臓重量の増加、腎臓近位尿細管の構造変化等の毒性に対する感受性が高かった。 			自然汚染 大麦	(参照 182)
ブタ、 <u>8</u> <u>3</u> <u>デンマーク</u> ランドレー ース、雌、	経口、 5 日		0、0.8	<ul style="list-style-type: none"> 腎臓近位尿細管下部における尿細管上皮細胞の剥離。 				(参照 104)

25 ~ 38 kg(4)								
ブタ(6)種、雌雄不明	経口、5週	0、0.2、1	0.008、0.041	<ul style="list-style-type: none"> 0.2 mg/kg 飼料投与より用量依存的に腎臓皮質のPEPCK 活性及びγGT 活性が有意に低下。 				(参照 183)
ブタ、 デ ンマークランドレース・ デ ユロック交雑種、雌、8 ~12 週齢(3)	混餌、5週	0、0.2、1	0、0.008、0.04 ^(*)	<ul style="list-style-type: none"> TmPAH、TmPAH/Cln の減少。 糖排出の用量依存的増加 1 mg/kg 飼料投与群において腎臓皮質におけるPEPCK 活性及びγGT 活性が有意に減少。 				(参照 184)
ブタ、 ラ ンドレーズとブルガリアンホワイトの交雑種雌雄(各3)	混餌、90日	0、0.09、0.13、0.18(最初3か月)、0、0.0052、0.0122、0.0316(続く2か月)、0.79(続く2か月)	0.0036、0.0052、0.0072(最初3か月)、0、0.0052、0.0122、0.0316(続く2か月)	<ul style="list-style-type: none"> 全ての用量で、腎臓近位尿細管上皮細胞に顆粒状硝子顆粒、一部硝子滴変性、空胞状変性などの退行性変性が主に認められ、後期には間質に増殖性変化。 			A. ochraceus を接種した大麦	(参照 185)
ブタ、 ラ ンドレーズとブルガリアンホワイトの交雑種、雌雄(3)	混餌、1年	0、0.8	0、0.032	<ul style="list-style-type: none"> 軽度の腎症、組織学的には腎臓近位尿細管上皮細胞の退行性変性及び間質の増殖性変化間質における線維芽細胞性結合組織の限局性増殖及び単核炎症細胞の限局性浸潤。 				(参照 186)

(*)JECFA 換算

1 ① マウス

2 ~~Swiss~~マウス (Swiss、雄、一群 10 匹) に 0、0.050 又は 0.100 μmg /動物/日
3 の OTA を 45 日間経口投与した結果、OTA 投与群の肝臓及び腎臓で、DNA、
4 RNA、総タンパク質量及び酸性・塩基性・中性タンパク質量が濃度依存的に有
5 意に減少した (参照 160)。同じ条件で OTA を投与した結果、精巣における脂
6 質過酸化反応が有意に亢進した。非酵素性の抗酸化物質であるグルタチオン及
7 び総アスコルビン酸濃度の低下、並びに酵素性の抗酸化物質である SOD、カタ
8 ラーゼ、グルタチオンペルオキシダーゼ、グルタチオンレダクターゼ及びグル
9 タチオントランスフェラーゼ (GST) の活性は、精巣中で有意に低下した(参
10 照 187)。

11
12 ② ラット

13 ~~Wistar~~ラット (Wistar、雄、一群 10 匹) に 0、2.4、4.8、9.6 又は 24 mg/kg
14 飼料/~~日~~ (0、0.24、0.48、0.96 又は 2.4 mg/kg 体重/日に相当 : JECFA 換算)
15 の粗精製 OTA を離乳後に 2 週間混餌投与する反復投与毒性試験が実施された。
16 9.6 mg/kg 飼料/~~日~~以上の投与群で、体重増加の抑制及び飼料摂餌量の減少が
17 認められた。24 mg/kg 飼料/~~日~~投与群では、腎臓の相対重量が増加した。血清
18 中尿素窒素 (BUN) は、用量依存的に増加した。全ての投与群で尿量が有意に
19 減少し、比重は有意に増加した。尿の pH は、非投与の対照群の 7.0 に対し、全
20 全ての投与群で 6.5 であった。組織学的検査では、全ての投与群に用量依存的に
21 腎臓に病変が認められ、近位尿細管上皮細胞に好酸性の顆粒及び細胞核の濃縮
22 が認められた。また、全ての投与群でヘンレーループ下降脚に尿細管上皮細胞肥
23 大が認められた。24 mg/kg 飼料/~~日~~投与群ではヘンレーループ、遠位尿細管及び
24 上部集合管に細胞の剥離が認められた。(参照 161、74) ~~Wistar~~ラット (Wistar、
25 雌雄、一群各 15 匹) に 0、0.2、1 又は 5 mg/kg 飼料 (0、0.015、0.075 又は 0.37
26 mg/kg 体重/日に相当 : JECFA 換算) の OTA を含む半精製飼料を離乳後から
27 90 日間投与する反復投与毒性試験が実施された。

28 試験終了後に各群 8 匹をと殺し、残りのラットには回復期間として引き続き
29 OTA を含まない飼料を 90 日間投与した。5 mg /kg 飼料 OTA 投与群で雌雄と
30 も体重増加が抑制された。1 mg/kg 飼料以上の投与群において投与期間後に、
31 腎臓の相対重量は雌雄共に非投与群と比較して減少したが、90 日間の回復期間
32 後には、5 mg/kg 飼料 OTA 投与群の雄を除いて OTA 非投与群と同じ値まで回
33 復した。投与期間後には、全ての投与群において近位尿細管上皮細胞における
34 巨大核細胞及び好酸性変性細胞の増加が認められた。5 mg/kg 飼料 OTA 投与群
35 において近位尿細管上皮細胞の剥離及び尿細管基底膜の肥厚が認められ、90
36 日間の回復期間後も尿細管基底膜肥厚は残存した。腎臓の肉眼的観察では投与
37 後及び回復期間後共に正常であった。尿パラメータ及び BUN などの血液パラメ

1 ータは、いずれの投与群においても変化が認められなかった。(参照 161、74)

2 ~~Wistar~~ラット (Wistar、雄、一群5匹) に ~~3日間~~0、5又は15 mg/kg 体重
3 /日の OTA が 3日間経口投与され、最終投与24時間後にと殺された。血中パ
4 ラアミノ馬尿酸 (PAH) 濃度は、非投与群に比べて OTA 投与群で有意に増加
5 した。腎臓皮質切片を用いて *in vitro* における PAH の取り込み能を調べた結
6 果、OTA 投与群では非投与群に比べて PAH の取り込みが有意に減少した。組
7 織学的検査では、OTA 投与群において近位尿細管基底膜の肥厚及び尿細管細
8 胞内に楕円形に膨張したミトコンドリアが認められた。(参照 162)

9 ~~Wistar~~ラット (Wistar、雄、一群10匹) にOTAを0、0.5、1又は2 mg/kg
10 体重/日で10日間経口投与する反復経口投与毒性試験が実施された。2 mg/kg 体
11 重/日の~~OTA~~投与群ではBUN濃度の低下とともに、尿量の増加が認められた。
12 血中総タンパク質濃度及びBUN濃度はOTA非投与群より高くなったが、総脂
13 質及びコレステロール濃度は低下した。血中グルコース濃度に変化はなかった。
14 (参照 163)

15 ~~Sprague-Dawley~~ラット (Sprague-Dawley、雄、一群4~6匹) に0又は2
16 mg/kg 体重/日のOTAが2~5日間経口投与され、腎臓における糖新生への影
17 響が調べられた。腎臓皮質におけるピルビン酸からの糖新生は、OTA非投与
18 群に比べてOTA投与群では26%減少し、糖新生を制御する酵素の一つであるホ
19 スホエノールピルビン酸カルボキシキナーゼ (PEPCK) 活性は約 4655%低下し
20 た。肝臓ではPEPCK活性の低下は認められなかった。PEPCKのmRNA量は
21 腎臓で減少したが、肝臓では減少しなかった。 (参照 164)

22 また、~~Sprague-Dawley~~ラット (Sprague-Dawley、雄、一群63匹) に0、2
23 又は25 mg/kg 体重/日のOTAを ~~3~5~~日間~~OTA~~を強制経口投与すると総 mRNA
24 の量は、腎臓で50%減少したが、肝臓では変化しなかった。(参照 164, 165, 166)

25 ~~Wistar~~ラット (Wistar、雄、一群3匹) に0又は2 mg/kg 飼料 (0又は0.145
26 µmg/kg 体重/日に相当) のOTAを8~12週間混餌投与する反復投与毒性試験が
27 実施された。投与量は、食品及び飼料中にみられる自然汚染の範囲に設定され
28 た。腎臓における障害部位を調べるために、1週間毎に腎臓及び尿における酵素
29 活性が測定された。腎臓におけるALP、ロイシンアミノペプチターゼ及びγGT
30 の活性は投与1週間後より有意に低下し、腎臓における酵素活性の低下に付随
31 して尿中にこれらの酵素が認められた。ロイシンアミノペプチターゼ及びγGT
32 は近位尿細管の刷子縁に存在し、その部位に損傷があることを示す初期のマ
33 ーカーであるLDHの溶出は、投与開始4~5週目にOTA投与群では尿中の酵素活
34 性が最高値となり、OTA非投与群と比較して70%から100%増加した。酵素活
35 性は6週目には減少し、8週目に再び増加した。著者らは、この結果より尿細管
36 の損傷と再生が繰り返されていると考えた。PAHクリアランスは、OTA投与開
37 始から2週目にOTA非投与群と比較して56%減少した。12週間後には、PAH

1 クリアランスは回復し、OTA 非投与群に比べ 8%の減少であった。N-アセチ
2 ルβ-D-グルコシダーゼ活性は 2 週間後から尿中で上昇した。この酵素はリソソ
3 ームに存在する酵素であり、壊死した細胞のリソソームより放出されたと考え
4 られた。腎臓における N-アセチルβ-D-グルコシダーゼ活性は OTA の影響を受
5 けなかった。(参照 167)

6 **F344**-ラット (**F344**、雄、一群 3 匹) に 0、0.25、0.5、1 又は 2 mg/kg 体重
7 /日 の OTA を 1 週間に 5 日、2 週間強制経口投与する反復投与毒性試験が実施
8 された。用量依存的に血中、肝臓及び腎臓における OTA 濃度が上昇した。組
9 織学的検査において全ての投与群の腎臓近位尿細管の S3 セグメントに 用量依
10 存的に巨大核及び核異形を有する細胞の増加が認められたことから、著者は、
11 DNA 合成後の細胞質分裂に異常が生じたことで多核の細胞が増加すると考察
12 している。2 mg/kg 体重/日投与群では腎臓髄質外層外帯に細胞配列等の組織
13 障害が認められ、非投与群に比べて分裂期にある細胞数が明らかに多く、基底
14 膜上又は基底膜から剥離したアポトーシスの細胞が管腔内に認められた。OTA
15 投与群の腎臓で、増殖細胞核抗原 (PCNA) が用量に依存して増加し、細胞が
16 増殖していることが示されたが、肝臓の PCNA に増加はみられなかった。
17 OTA 投与群の腎臓及び肝臓から抽出した DNA に、酸化ストレスの指標である
18 8-OHdG の増加は認められなかった。1 mg/kg 体重/日以上 の OTA 投与群で
19 は、非投与群より尿量が明らかに増加し、尿中トリメチルアミンオキシドが増
20 加した。尿中グルコース濃度の上昇など近位尿細管に毒性を示す物質にみられ
21 る典型的な変化は認められず、著者らはこれらの結果は OTA による腎毒性に
22 は特有のメカニズムが関与している可能性を示唆すると考えた。(参照 168)

23 **Wistar**-ラット (**Wistar**、雄、一群 5 匹) に 0 又は 0.2 mg/kg 体重/日 の OTA
24 を 28 日間経口投与した。OTA 投与群では、病理組織検査の結果、近位尿細管
25 に変性が認められ、腎組織のうっ血及び炎症細胞の浸潤等 OTA 特異的な腎毒性
26 がみられた。生理学的検査の結果、OTA 投与群では血清中のクレアチニン、
27 BUN、ALP、ALT 及び MDA 濃度が溶媒投与の対照群に比べて有意に高く、血清
28 の抗酸化作用は有意に低かった。(参照 169)

29 **Wistar**-ラット (**Wistar**、雄、一群 10 匹) に 0 又は 4 mg/kg 飼料 (0 又は 0.4
30 mg/kg 体重/日に相当：事務局換算¹¹) の OTA を 30 日間混餌投与し、ホルモン
31 に及ぼす影響が調べられた。OTA 投与群では、チロキシン (T4) 及びプロラ
32 クチンの血中濃度が、溶媒を投与した対照群に比べて有意に増加し、トリヨー

¹¹ JECFAで用いている換算(IPCS:EHC70)を用いて摂取量を推定

種	体重(kg)	飼料摂取量(g/動物/日)	1ppm飼料時摂取量 (mg/kg 体重/日)
ラット	0.1	10	0.100

1 ドサイロニン（T3）、テストステロン、インスリン及びコルチゾールの血中濃
2 度は有意に減少した。（参照 170）

4 【渋谷座長】

5 14 行目（黄色ハイライト部分）について、16 日間投与試験の結果が含まれてい
6 るため、修正すべき。

8 【佐藤専門委員】

9 15～16 行目（黄色ハイライト部分）の修正のご提案。

10 ラット（F344/N、雌雄、一群各 10 匹）に、0、0.0625、0.125、0.25、0.5 又
11 は 1 mg/kg 体重/日の OTA（純度 98%）を 13 週間、1 週間に 5 日の頻度で強
12 制経口投与する試験が米国国家毒性プログラム（NTP）において実施された。
13 試験の結果、腎毒性が明らかに認められた。また、腎臓、心臓及び脳の相対重
14 量の増加、胸腺の萎縮、胃上皮の壊死、副腎における出血、骨髓細胞の減少等
15 がみられた。OTA を投与した全てのラットの腎臓に巨大核細胞がみられ、皮
16 髓境界部と髓質皮質内帯及び髓質外層外帯の尿細管部分の直部尿細管上皮細胞
17 の萎縮も認められた。0.125 mg/kg 体重/日以上での投与量群では、尿細管上皮
18 細胞の壊死及び変性がみられた。発がん性は認められなかった。（参照 191）

20 ③ ニワトリ

21 ニワトリ（肉用鶏、雄、一群 10 羽）に 0 又は 4 mg/kg 飼料の OTA を 3 週間
22 投与する反復投与毒性試験が実施された。OTA 投与群では、非投与群に比べ
23 て体重が減少し、飼料効率が低下した。肝臓や腺前胃、筋胃及び心臓の相対重
24 量は増加し、ファブリキウス嚢の相対重量は減少した。致死率は 42.5%であっ
25 た。飼料に L-フェニルアラニン を 0.8 又は 2.4% 添加した場合、致死率はそれ
26 ぞれ 12.5%又は 15.0%に減少した。（参照 171）

27 ニワトリ（肉用鶏-Cobb、雌雄性別不明、一群 32 羽）に 0 又は 2 mg/kg 飼料
28 の OTA を 14 日以上混餌投与した結果、肝臓では肝細胞の硝子様腫大、単核細
29 胞の浸潤、クッパー細胞の過形成（hyperplasia）、凝固壊死及び充出血がみら
30 れた。腎臓では、局所の出血、尿細管上皮変性、尿細管腫大、壊死及び間質性
31 腎炎が認められ、糸球体の萎縮もみられた。ファブリキウス嚢では、軽度の萎
32 縮、髓質リンパ球の減少及び間質結合組織の増生がみられ、脾臓や胸腺でもリ
33 ンパ球が減少した。（参照 172）

34 ニワトリ（肉用鶏-Starbro、性別不明、一群 30 羽）に 0、0.5 又は 1 mg/kg 飼
35 料の OTA が 42 日間混餌投与された。その結果、腎臓と肝臓の相対重量増加は
36 OTA 投与群で認められたが、ファブリキウス嚢と脾臓の相対重量への有意な影
37 響は見られなかった。血清の LDH、 γ GT 及びアスパラギン酸アミノトランスフ

1 ェラーゼ（AST）の上昇並びに腎臓近位尿細管上皮細胞の壊死が認められた。
2 (参照 173)

3 ニワトリ（~~産卵鶏 Hisex Brown~~、産卵鶏、47週齢、一群7羽）に0又は2 mg
4 /kg 飼料の OTA が3週間混餌投与された。OTA 非投与の対照群では肝臓中に
5 OTA は検出できなかった（<0.05 µg/kg）が、OTA 投与群では肝臓中 OTA 濃
6 度は15.1 µg/kg であった。対照群と比較して投与群では相対肝臓重量が有意に増
7 加した。（参照 114）

9 ④ ウサギ

10 ~~New Zealand White~~ウサギ（New Zealand White、性別不明、一群4匹）
11 に、OTA を0又は0.75 mg/kg 飼料（0又は0.0225 mg/kg 体重/日に相当：事務局換算¹²）が60日間投与された。腎臓近位尿細管上皮に巨大核細胞及び細胞の
12 基底膜からの剥離が認められた。また、刷子縁の消失、微絨毛の萎縮、細胞小
13 器官の消失を伴う細胞質空胞形成、核小体の消失及びミトコンドリアの内部構
14 造であるクリステの消失が認められた。（参照 174）

15 ~~New Zealand White~~ウサギ（New Zealand White、雄、一群8匹）にOTAを
16 0又は1 mg/kg 飼料（0又は0.03 mg/kg 体重/日に相当：事務局換算⁶）が30
17 又は60日間投与された。OTA 投与群では体重増加の抑制及び生存率の低下がみ
18 られた。生理学的検査では、30日及び60日OTA 投与群の腎臓における SOD
19 活性及びカタラーゼ活性並びに60日OTA 投与群の肝臓における MDA が非投
20 与の対照群に比べて上昇した。腎臓はOTA 投与30日後には僅かに腫大し、退色
21 していた。表面全体に白色から変色した病巣がみられた。投与60日後には、腎
22 臓は更に腫大及び退色していた。電子顕微鏡による組織学的観察の結果、OTA
23 投与群ではミトコンドリアの変形及びクリステの消失が認められた。（参照
24 175）

27 ⑤ イヌ

28 ~~ビーグル犬イヌ~~（ビーグル、雄、一群3~6匹）に、0.1又は0.2 mg/kg 体重
29 /日のOTA がカプセルを用いて14日間経口投与された。これらの投与レベルで
30 は腎機能に変化は認められなかった。組織学的検査により、尿細管壊死及び近
31 位尿細管上皮細胞における細胞質空胞化及びミエロイド小体と呼ばれる層状構
32 造物の形成が全ての投与群で認められた。胸腺と扁桃腺のリンパ系組織の壊死

¹² JECFAで用いている換算(IPCS:EHC70)を用いて摂取量を推定

種	体重(kg)	飼料摂取量(g/動物/日)	1ppm飼料時摂取量 (mg/kg 体重/日)
ウサギ	2.0	60	0.030

1 も全ての投与群で認められた。(参照 176, 177, 178)

3 ⑥ ブタ

4 ブタは、OTA の腎臓毒性について最も感受性の高い種の一つであり、雌ブ
5 タの近位尿細管に特異的な形態的及び機能的変化が報告されている。(参照 104,
6 181, 188)

7 ブタ (SPF、雌、一群 2~8頭) に 0, 1 又は 2 mg/kg 体重/日の OTA が 5~
8 6 日経口投与された結果、多飲多尿、尿比重の低下、尿中タンパク質濃度及び
9 糖濃度の上昇並びに血中タンパク質濃度及び BUN 濃度の上昇が認められた。尿
10 における LDH、AST 及びイソクエン酸脱水素酵素 (ICDH) 活性は上昇した。
11 組織学的検査により、尿細管及び集合管の上皮に水腫が認められた。近位尿細
12 管の上皮細胞に壊死がみられ、近位尿細管腔内には壊死した細胞片及び基底膜
13 から剥離した細胞が認められた。また、腸管上皮細胞及び粘膜固有層に壊死が
14 認められ、単球及び好中球の浸潤がみられた。(参照 179)

15 ブタ (デンマークランドレース、雌、一群 6~又は 11頭) に OTA で自然汚
16 染された大麦 (OTB、OTC、オクラトキシンエステル、~~シトリニン~~-CIT、ビリ
17 ジカタムトキシン及びアフラトキシンは不検出) を添加した飼料を用いて、0、
18 0.2、1 又は 4 mg/kg 飼料 (0、0.008、0.040 又は 0.160 µmg/kg 体重/日に相
19 当) の OTA を毎日給与し、投与開始後 9 日目及び 68 日目に各群のブタを 1 匹
20 ずつと殺し、残りのブタには 20 kg から 90 kg に増体重する 4 か月間、上記飼
21 料が給与された。尿及び血液は、試験開始 1 週間前、試験開始後 1 週間目及び
22 その後は 3 週間ごとに採取された。血液の pH、糖濃度、ヘマトクリット値、
23 ヘモグロビン値、クレアチニン濃度、BUN、ナトリウム濃度、カリウム濃度、
24 塩素濃度、白血球数、LDH 活性、グルタミン酸脱水素酵素 (GLDH) 活性、LAP
25 活性及びブタ低分子タンパク (α -porcine low-molecular-weight) 並びに尿の
26 pH、比重、浸透圧、ナトリウム濃度、カリウム濃度、塩素濃度、クレアチニン
27 濃度、糖濃度、タンパク質、イヌリン及び PAH 濃度が検査された。肝臓及び腎
28 臓の LDH 活性、GLDH 活性、LAP 活性、ヘキソキナーゼ活性、AST 活性並び
29 にグルコース 6 リン酸脱水素酵素 (G-6-PD) 活性が測定された。0.2、1、又は
30 4 mg/kg 飼料の OTA 汚染飼料を給与した各群における 給与期間中の体重当たり
31 一日—OTA 投与量は、それぞれ 0.007-2~0.008-6 µmg/kg 体重/日、0.036-2~
32 0.043-3 µmg/kg 体重/日 又は 0.145-0~0.173-6 µmg/kg 体重/日 であった。OTA
33 投与により腎毒性が認められた。初期に認められた腎毒性は、飲水量の増加と
34 LAP を含む尿量の増加で、0.160 µmg/kg 体重/日投与群において投与後 2 週間
35 で尿に LAP が認められた。LAP は近位尿細管の刷子縁に分布しており、この
36 部位が損傷を受けたことが示唆された。尿中タンパク質は、0.040 及び 0.160
37 µmg/kg 体重/日の投与群で投与開始 20 日後より有意に増加した。OTA の用量

1 に依存して、非投与の対照群と比較して 0.008 µmg/kg 体重/日投与群から PAH
2 の尿細管最大排泄量 (TmPAH) 及び TmPAH のイヌリンクリアランスに対す
3 る割合が有意に減少し、尿濃縮能が低下することが認められた。 0.040 µmg/kg
4 体重/日以上の OTA 投与群で GLDH 活性の有意な減少及び 0.160 µmg/kg 体重
5 /日の OTA 投与群で LAP 活性の有意な減少が認められた。 0.008 µmg/kg 体重/
6 日の OTA 投与群から尿糖の用量依存的な増加がみられ、近位尿細管における糖
7 の再吸収が阻害されていた。この増加は 0.040 µmg/kg 体重/日の用量以上では
8 有意であった。と殺後は、剖検及び病理組織学的検査が実施された。90 kg 体
9 重時の腎臓の剖検所見では、 0.160 µmg/kg 体重/日の OTA 投与群において腫大、
10 灰黄色化及び硬化がみられた。顕微鏡所見として 0.008 µmg/kg 体重/日の OTA
11 投与群の 9 匹中 4 匹及び 0.040 µmg/kg 体重/日の用量以上の全てのブタにおい
12 て近位尿細管上皮細胞の刷子縁縮小、細胞核の濃縮及び分裂像がみられ、尿細
13 管内には剥離した尿細管上皮細胞が認められた。 0.040 及び 0.160 µmg/kg 体重
14 /日の OTA 投与群においては、全てのブタの腎臓に病変が認められた(参照
15 180)。以上より、 0.008 µmg/kg 体重/日が当該試験の LOAEL と判断された。

16 ブタ (~~25、32~~又は50 kgのブタSPF、性別雌雄不明、一群10又は12頭)に
17 自然汚染大麦を用いて25 kgのブタには 0.01又は1.38 mg/kg 飼料 (25 kg 体
18 重のブタには 0又は0.0552 mg/kg 体重/日に相当：事務局換算¹³) の OTA を自
19 然汚染大麦を用いてを8週間、その他のブタにはそれぞれ 32 から 70 又は 50 か
20 ら 90 kg 体重になるまで 0.01-又は2.33 mg/kg 飼料 (0又は0.0932 mg/kg 体
21 重/日に相当：事務局換算⁷) の OTA を投与した。OTA 投与群には腎臓重量の増
22 加、近位尿細管の構造変化、尿細管の萎縮及び間質の線維化が認められた。25
23 kgのブタでは、50 kgのブタに比べ OTA の毒性に対する感受性が強く、若齢時
24 に引き起こされた腎臓の病変は、OTA を含まない飼料に替えても治癒しなかつ
25 った。(参照 182)

26 ブタ (デンマークランドレース、雌、一群3頭)に、0又は5 mg/kg 飼料(約0.4
27 mg/kg_体重/日)の OTA を5日間及び、0又は1 mg/kg 飼料(約0.08 mg/kg
28 体重/日)の OTA を3か月間混餌投与し、腎臓における各種脱水素酵素及びリ
29 ン酸化酵素の活性が調べられた。5 mg /kg 飼料の OTA を5日間投与した群で
30 は、いくつかのネフロンにおいて近位尿細管上皮細胞の剥離及び局所的な壊死
31 がみられた。また、近位尿細管で NADH テトラゾリウム還元酵素活性の低下及
32 びコハク酸テトラゾリウム還元酵素活性の低下が認められた。1 mg /kg 飼料の

¹³ JECFAで用いている換算(IPCS:EHC70)を用いて摂取量を推定

種	体重(kg)	飼料摂取量(g/動物/日)	<u>1ppm飼料時</u> 摂取量 (mg/kg 体重/日)
ブタ	60	2,400	0.040

1 OTAを3か月間投与した群では、いくつかのネフロンにおいて近位尿細管上皮
2 細胞に局所的な萎縮及び壊死並びに間質の線維化が認められた。近位尿細管で
3 NADHテトラゾリウム還元酵素、コハク酸テトラゾリウム還元酵素及びALPの
4 酵素活性が低下したことから、著者らは、近位尿細管上皮細胞でエネルギーを
5 産生するミトコンドリアに機能障害が生じたと考えた。（参照 181）

6 ブタ（デンマークランドレース、雌、一群4頭）に0又は0.8 mg/kg 体重/日の
7 OTAが5日間経口投与された結果、近位尿細管下部で、尿細管上皮細胞の剥離
8 が認められた。遠位尿細管及び集合管には変化がみられなかった。（参照 104）

9 ブタ（種系統不明、及び雌雄性別不明、一群6頭）に~~0、~~0.2又は1 mg/kg 飼料
10 (~~0、~~0.008又は0.041 mg/kg 体重/日：JECFA換算)のOTAが5週間投与さ
11 れた。用量依存的なPEPCK~~及び~~ γ GT活性の減少が認められた。（参照 183、
12 74）

13 ブタ（デンマークランドレース・デュロック交雑種、雌、一群3頭）に0、
14 0.2又は1 mg/kg 飼料（0、0.008又は0.04 mg/kg 体重/日に相当：事務局換算
15 7）のOTAが5週間経口投与され、腎臓への影響が調べられた。OTA投与によ
16 りTmPAHの有意な減少、TmPAH/Clnの減少並びに糖排出の増加及び用量依
17 存的な近位尿細管の機能障害が認められた。1 mg/kg 飼料投与群において、腎
18 臓皮質におけるPEPCK活性及びミトコンドリアの γ GT活性がOTA非投与群
19 に比べて有意に低下したが、肝臓のPEPCK活性は変化しなかった（参照 184）。

20
21 【事務局より】

22 59ページ35行目～60ページ2行目は投与期間が1年間であるため、「慢性毒
23 性」の項目へ移動しております。

24 ブタ（ランドレースとブルガリアンホワイトの交雑種SPF、雌雄、一群各3
25 頭）に0、0.090、0.130又は0.180 μ mg/kg 飼料（0、0.003-6、0.005-2又は
26 0.007-2 μ mg/kg 体重/日に相当：事務局換算⁷）のOTAを3か月、続く2か月間
27 には0、0.130、0.305又は0.790 μ mg/kg 飼料のOTAを投与する反復投与毒
28 性試験（一群各2頭）が実施された。試験にはOTAとペニシリン酸を産生す
29 る*A. ochraceus*を接種した大麦が用いられた。組織学的、血液学的及び生化学
30 学的パラメータの変化が全投与群で認められた。投与3か月後にはアシドーシ
31 スの傾向が、5か月後及び試験終了1か月後では呼吸性アシドーシスが認めら
32 れ、尿のpHは有意に低下していた。投与3か月目には主に0.790 μ mg/kg 飼
33 料投与群において、更に5か月目には全ての投与群において近位尿細管上皮細
34 胞に硝子顆粒、一部硝子滴変性顆粒状及び空胞変性などの退行性変性が認めら
35 れ、間質では線維芽細胞の増殖がみられた（参照 185）。~~追加試験として、ブタ~~
36 ~~（ランドレースとブルガリアンホワイトの交雑種、雌雄、一群各3頭）にOTA~~
37 ~~を1年間800 μ g/kgの濃度で混餌投与した結果、近位尿細管上皮細胞の退行性~~

1 ~~変性並びに間質への炎症性単球浸潤及び間質線維芽細胞の異常な増殖が確認さ~~
2 ~~れた。OTA非投与の対照群ではこれらの異常は観察されなかった(参照 186)。~~

4 **（3）急性毒性・亜急性毒性に係る OTA 評価書第 1 版以降の追加知見（案）**

5 急性毒性・亜急性毒性に係る OTA 評価書第 1 版以降の結果を表●に示した。

7 **【事務局より】**

8 文献リスト No.048、ご提供文献 No.1 につきまして、「生殖発生毒性」の項目か
9 ら「亜急性毒性」に係る部分を移動し、表にも挿入しております。

11 **表● オクラトキシンAの亜急性毒性試験の結果（案）**

動物種等 (動物数/ 群)	投与 方法 ・期間	投与量		所見	LOAE L mg/kg 体重	NOAEL mg/kg 体重	備考	参照
		mg/kg 飼料	mg/kg 体重/日					
マウス、 ICR、雄 (5)	経口、12 週間 (5日/ 週)		0、0.2、 1.0	<ul style="list-style-type: none"> 高用量群で血清BUN及びクレアチニンの増加 用量依存的に腎尿細管の炎症及び腎線維化 	0.2			文献リスト No.414
マウス、 C57BL/6 N、雄 (6)	飲水、7 日間		0、0.5、 1、2、4、 8相当	<ul style="list-style-type: none"> 8 mg/kg体重/日投与群で50%の尿細管壊死と肝細胞アポトーシス 4 mg/kg 体重/日以上投与群腎臓尿細管壊死 2 mg/kg 体重/日以上投与群で体重減少、肝細胞膨化 1 mg/kg 体重/日以上投与群で近位尿細管上皮細胞の管腔内への剥離 		0.5		文献リスト No.479
マウス、 CD-1、雄 (12)	経口、 35日		0、3.5	<ul style="list-style-type: none"> 体重増加抑制、肝臓脂肪変性及び核の不規則形状、TBIL及びGCT増加 	3.5		参考資料	文献リスト No.161
マウス、 CD-1、雄 (12)	経口、 35日		0、3.5	<ul style="list-style-type: none"> 体重減少、腎相対重量減少、腎臓の部分的な尿細管細胞の変性、浮腫、出血、軽度の間質の膠原線維の増生 	3.5		参考資料	文献リスト No.557

マウス、 C57、性別不明 (20)	経口、 27日		0、5	・背部被毛の荒れ、精神状態悪化、尿量増加、肺相対重量増加、充血、出血、滲出、肺胞破裂、肺間質の拡大、広範な炎症細胞浸潤、泡沫状マクロファージの集簇、アポトーシス増加	5		参考資料	文献リスト No.582
ラット、 Wistar、雌雄、 (各5)	経口、 28日		0、 0.025、 0.1	・0.1 mg/kg 体重/日投与群で雄の血清尿素減少、腎臓尿細管壊死及びメサンギウム増生、脾臓のリンパ球減少		0.025		文献リスト No.229
ラット、 Wistar、雄、(6)	経口、7 日		0、1、4	・全投与群で体重増加抑制 ・全投与群で腎臓及び肝臓の相対重量増加 ・全投与群の血清中ALB、TP、BUN及びCREA増加 ・全投与群で近位尿細管上皮細胞の壊死又は変性 ・用量依存的に腎臓尿細管上皮細胞でKim-1増加 ・用量依存的に腎臓のKim-1、Cox-2、Lcn2及びCluのmRNA発現増加		1		文献リスト No.652
ラット、 F344、雌雄(10)	混餌、 70日	0、 0.16、 0.4、 1.0、2.5	雄： 0、 0.0089、 0.0217、 0.0552、 0.1418 雌： 0、 0.0119、 0.0339、 0.0733、 0.167 (相当)	・0.16 mg/kg 飼料以上群の雌雄の腎臓に尿細管変性	0.0089 (相当)			文献リスト No.048
ラット、 F344、雌雄(16)	混餌、 138日	0、 0.026、 0.064、 0.16、 0.4、1.0	F ₀ 雄： 0、 0.0014、 0.0033、 0.0084、 0.0210、 0.0520 F ₀ 雌： 0、 0.0021、	・0.16 mg/kg 飼料以上群の雄でナトリウム減少	0.0084 (相当)	0.0033 (相当)		ご提供文献 No.1

			0.0055、 0.0135、 0.0317、 0.0796 (相当)					
--	--	--	---	--	--	--	--	--

1
2
3
4
5
6
7
8
9
10
11
12
13
14
15
16
17
18
19
20
21
22
23
24
25
26
27
28
29
30
31

① マウス

マウス（ICR、雄、一群5匹）に0、0.2又は1.0 mg/kg 体重/日のOTAを12週間（5日/週）経口投与した結果、高用量群で血清BUN及びクレアチニンの増加を示した。また、0.2 mg/kg 体重/日以上で腎尿細管の炎症及び腎臓の線維化がみられた。（文献リストNo.414）

マウス（C57BL/6N、雄、一群6匹）に0、0.5、1、2、4又は8 mg/kg 体重/日のOTAを7日間経口投与した結果、用量依存的に体重が減少した。腎臓の組織学検査では、1 mg/kg 体重/日相当以上投与群で近位尿細管上皮細胞の管腔内への剥離、4 mg/kg 体重/日相当群で近位尿細管に一致して尿細管細胞壊死、8 mg/kg 体重/日相当群で腎臓の50%以上で尿細管の壊死がみられた。肝臓では、2 mg/kg 体重/日相当以上投与群で、膨化した2核肝細胞がみられ、8 mg/kg 体重/日相当群では多数の肝細胞で膨化とアポトーシスがみられた。血清生化学検査では、2 mg/kg 体重/日相当以上投与群でクレアチニンが増加し、4 mg/kg 体重/日相当以上投与群で肝機能マーカー（AST）が増加した。8 mg/kg 体重/日相当投与群でLDH及びBUNが増加した。（文献リストNo.479）

<参考資料¹⁴>

マウス（CD-1、雄、一群12匹）に3.5 mg/kg 体重/日のOTAを35日間経口投与した結果、体重増加抑制、腎臓の相対重量減少、血清クレアチニン増加、腎臓の部分的な尿細管上皮細胞の変性、水腫及び出血が観察され、軽度の間質の膠原線維の増生がみられた。一方、肝重量に大きな変化はなかったが、肝細胞核が不規則な形状を示した。さらに、肝障害マーカー（総ビリルビン及びγ-GT）が増加した。肝臓の代謝物は、9種のアップレギュレーションと11種のダウンレギュレーションを示した。血清代謝物は29種のアップレギュレーション及び14種のダウンレギュレーションを示した。これらは、HepG2細胞に0.05 mg/LのOTAをばく露した際の生体膜を構成するリン脂質から産生されるリゾリン脂質の発現パターンと類似した。（文献リストNo.161、No.557）

<参考資料¹⁵>

¹⁴ 単一用量の投与であり、用量反応の確認ができないことから参考資料とした。

¹⁵ 単一用量の投与であり、用量反応の確認ができないことから参考資料とした。

1 マウス（C57、性別不明、一群20匹）に0又は5 mg/kg 体重/日のOTAを27日
2 間経口投与した結果、背部の被毛が荒れ、精神状態は悪く、尿量が増加した。
3 肺の相対重量増加、組織学的に肺のうっ血、肺胞内出血、肺水腫、肺胞破裂、
4 肺間質の拡大、広範な炎症細胞浸潤及び泡沫状マクロファージの集簇及び、ア
5 ポトーシス増加がみられた。

6 肺における酸化指数であるマロンジアルデヒド（MDA）の増加及び総スー
7 パーオキシドディスムターゼ（T-SOD）、グルタチオン（GSH）の低下、炎
8 症マーカーであるインターロイキン-1 β （IL-1 β ）、インターロイキン-6
9 （IL-6）、腫瘍壊死因子 α （TNF- α ）の増加、その他、Nrf2制御因子である
10 Keap-1、Toll様受容体4（TLR4）、骨髄分化因子88（MYD88）及び核内因子
11 κ B（NF- κ B）の増加NF-E2関連因子（Nrf2）、ヘム・オキシゲナーゼ-1
12 （HO-1）及びマンガンスーパーオキシドジスムターゼ（Mn-SOD）の減少が
13 みられた。（文献リストNo.582）

14 15 ② ラット

16 ラット（Wistar、雌雄、一群各5匹）に0、0.025又は0.1 mg/kg 体重/日の
17 OTAを28日間経口投与した結果、低用量及び高用量投与群の雌で血清グルコ
18 ースが、高用量投与群の雌でALPが低下した。また、組織学的に、高用量群の
19 腎臓に尿細管変性・壊死及び糸球体係蹄のメサンギウム細胞増生、脾臓に白脾
20 髄領域でのリンパ球の減少がみられた。（文献リストNo.229）

21
22 ラット（Wistar、雄、一群6匹）に0、1又は4 mg/kg 体重/日のOTAを7日間
23 経口投与した結果、高用量群で投与4日目から体重が低下し、低用量群で投与5
24 及び6日目で対照群に比較して体重が低下した。また、低用量以上の群で腎臓
25 及び肝臓の相対重量が増加した。さらに低用量以上の群で血清中のALB、TP、
26 BUN及びCREAの増加、高用量群でAST、ALP、GLU、TG及びLDHの増加
27 がみられた。近位尿細管上皮細胞の壊死又は変性が、低用量群から認められ、
28 用量の増加とともにその分布が拡大した。一方、肝臓では病理学的変化は認め
29 られなかった。免疫組織化学的検査では、細胞周期に関連するPCNA及び腎障
30 害マーカーのKim-1が腎尿細管上皮細胞で用量依存的に増加した。腎臓におい
31 て、Kim-1、Cox-2、Lcn2、およびCluのmRNA発現が用量依存的に増加した。
32 腎臓と肝臓において、酸化ストレス指標（ROS、SOD及びGSH）の用量に応
33 じた変動は認めずDNA損傷は認められなかった。（文献リストNo.652）

34 35 【事務局より】

36 ・第61回調査会でのご指摘を踏まえ、一定以上の投与用量に関する単位の表記
37 については、今後、評価書（案）全体を通して「飼料以上群」に統一予定で

す。

・文献リストNo.048、ご提供文献No.1につきまして、「生殖発生毒性」の項目から「亜急性毒性」に係る部分を移動しております。

ラット（F344、雌雄、一群各10匹）に0、0.16、0.4、1.0又は2.5 mg/kg 飼料のOTAを70日間（交配前2週間、交配2週間、交配後42日（妊娠期間・哺乳期間））混餌投与（F₀雄：0、0.0089、0.0217、0.0552又は0.1418 mg/kg 体重/日相当、F₀雌：0、0.0119、0.0339、0.0733又は0.167 mg/kg 体重/日相当）した。F₀雄では、1.0 mg/kg 飼料以上群では、腎臓の相対重量が対照群と比較して低下した。また、2.5 mg/kg 飼料群において腎臓の相対重量が対照群と比較して低下し、血漿中のアルブミン、ナトリウム及び、~~総ビリルビンおよび総タンパク質~~が増加した。~~1.0 mg/kg 飼料群では、腎臓の相対重量が低下した。~~F₀雌では、2.5 mg/kg 飼料群において投与終了時の体重が低下し、腎臓の相対重量と卵巣の絶対重量が低下した。また、血漿コレステロール、赤血球数、ヘモグロビン、ヘマトクリット値、赤血球分布幅、単球、好中球の値がいずれも低下した。病理組織学検査では、0.16 mg/kg 飼料以上~~の~~群の雌雄の腎臓に尿細管変性が認められ、その重症度は雌で0.16 mg/kg 飼料以上~~群~~（1.0 mg/kg 飼料群を除く）、雄では0.4 mg/kg 飼料以上~~の~~群で増加した。（文献リストNo.048）

ラット（F344、雌雄、一群各16匹）に0、0.026、0.064、0.16、0.4又は1.0 mg/kg 飼料のOTAを138日間（交配前2週、交配期間2週、妊娠期間21日、哺育期間21日及び離乳後69日）混餌投与（F₀雄：0、0.0014、0.0033、0.0084、0.0210又は0.0520 mg/kg 体重/日相当、F₀雌：0、0.0021、0.0055、0.0135、0.0317又は0.0796 mg/kg 体重/日相当）した。1.0 mg/kg 飼料群のF₀雄で腎髄質外層外帯の近位尿細管上皮細胞にアポトーシス増加及び変性が認められた。F₀雄の白血球数及びリンパ球数が1.0 mg/kg 飼料群で増加し、ヘマトクリット値、好中球割合及び赤血球分布幅が1.0 mg/kg 飼料群で減少し、BUN及び塩素が0.064及び0.4 mg/kg 飼料以上~~の~~群で減少し、AST、総タンパク質及びナトリウムが0.16 mg/kg 飼料以上~~の~~群で減少した。F₀雌では、1.0 mg/kg 飼料群でBUNが低下した。~~OTA投与に起因する毒性変化は認めなかった。~~（ご提供文献No.1）

（3-4）慢性毒性・発がん性

【事務局より】

佐藤専門委員及び川口専門参考人より、用語の修正についてご修文及びご提案を頂きましたので、評価書全体を通じて修正を行ってまいります。

1 【佐藤専門委員】

2 ひらがなで記載の「がん」は学術論文におきましては違和感のある表現でござい
3 ますので、文中の「がん」は「腫瘍」に変更されることをご提案させていただきます
4 す。（一部すでに修正済み。）

5
6 【川口専門参考人】

7 「巨大核細胞」を「巨大核」に修正。

8
9 OTA の慢性毒性・発がん性試験の結果を表 7 に示した。

10
11 表 7 オクラトキシンAの慢性毒性・発がん性試験の結果

動物種(動物数/群)	投与方法・期間	投与量		所見	LOAEL mg/kg 体重	NOAEL mg/kg 体重	備考	参考文献
		mg/kg 飼料	mg/kg 体重/日					
マウス、 ddY、雄 (16)	混餌、5 ～30 週	50	7	<ul style="list-style-type: none"> ・OTA 投与 10 週間以下のマウスでは腎臓及び肝臓の腫瘍は発生なし。 ・腎細胞腫瘍の発生頻度は、15、20、25 及び 30 週間投与群で、それぞれ 3/15、1/14、2/15及び 4/17。 ・肝細胞癌の投与 25 週間 (5/15) と 30 週間 (6/17) 投与で増加。 	7		マウスは投与開始から70週間観察された。	(参照 189)
マウス、 ddY、雄 (10)	混餌、44 週	0、40	0、5.6	<ul style="list-style-type: none"> ・生存した 9 匹のうち、5 匹に肝細胞癌、9 匹に腎臓の嚢胞性腺腫、2 匹に結節性腎細胞腫瘍形成。 	5.6			(参照 60)
マウス、 DDD、雄 (20)	混餌、70 週	25	3.5	<ul style="list-style-type: none"> ・全てに腎臓の嚢胞性腺腫 6 匹に腎細胞腫瘍、8 匹に肝細胞癌形成。 	3.5			(参照 189)
マウス、 B6C3F1、 雌雄（各 45～50）	混餌、24 か月	0、1、40	0、0.15、 6	<ul style="list-style-type: none"> ・40 mg/kg 飼料投与群の雄マウスに腎臓の良性（発生頻度 53%）と悪性の腫瘍（29%）発生が認められた。 	6		OTB を 7%及びベンゼンを 9%含む飼料。	(参照 190)
ラット、 F344/N、 雌雄（各 80～81）	強制経 口、9 か 月、15 か 月、2 年、週 5 回		0、 0.021、 0.07、0.21	<ul style="list-style-type: none"> ・2 年後の腎腫瘍の発生頻度は、0、21、70、210 µg/kg 群の雄ではそれぞれ 1/50、1/51、20/50、36/51、雌では 0/50、0/51、2/50、8/50。 	0.07	0.021	9 及び 15 か月後に各群雌雄各 15 匹をと殺。	(参照 191)

動物種 (動物数 /群)	投与方法・期 間	投与量		所見	LOAEL mg/kg 体重	NOAEL mg/kg 体重	備考	参考文献
		mg/kg 飼料	mg/kg 体重/日					
ラット、 F344/N 、雄(5)	強制経 口、90 日、週 5 回		0、 0.021、 0.070、 0.21	・ 0.07 mg/kg 体重投 与以上で腎臓髓質外 層外帯の近位尿細管 の単細胞死、顕著な 巨大核細胞。	0.07	0.021		(参照 192)
Dark Agouti ラッ ト、 雄、8 週、(5)	混餌、 3、6 又 は 9 か 月投与後 2 年まで 観察及び 年間投 与。	5 (3、 6 又は 9 か月投 与) 又 は 0.4 (2 年 間)	0.009~0. 25	・ 5 ppm の OTA 投与 群における発がん率 は 20%。6 か月投与 群の、1 匹に両側の 腎臓に腫瘍、9 か月 投与群の、20 匹中 4 匹の片側の腎臓に 腫瘍が認められた。 ・ 400 ppb の OTA を 2 年間混餌投与し た群に発がんは認め られなかった。			人工培 養によ る OTA (OTB が 5~ 10%混 入)。	(参照 193)
ラット、 F344、 雄 (34)	混餌、 2 年		0.05 (ラッ ト~333 g)、 その後は 100 µg/ ラット/日	・ 34 匹中 4 匹 (12%) に腎臓がん がみられ、この割合 は NTP の同用量の OTA 強制投与結果 (30%) より少なか った。				(参照 194)
ブタ、 <u>デン マーク</u> ラ ン ドレー ス、雌、 8~10 週 齢(6)	混餌、 2 年	0、1	0、0.041 mg/kg 体重(*)	・ 腎臓尿細管の萎縮と 局所的な間質の線維 化。 ・ 損傷を受けた腎臓で 萎縮した尿細管に 単核細胞の浸潤。 ・ 腎臓近位尿細管で NADH-テトラゾリ ウム還元酵素、コハ ク酸脱水素酵素活性 の減少。				(参照 181)

(*)JECFA 換算

① 44 週間発がん性試験（マウス、混餌投与）

~~ddY~~-マウス (ddY、雄、一群 10 匹) に 0 又は 40 mg/kg 飼料 (0 又は
約 5.6 mg/kg 体重/日に相当 : JECFA 換算) の OTA-を含む飼料 を 44 週
間混餌投与する反復投与毒性試験が実施された。試験終了後 5 週間は回復期
間として観察された。OTA 投与群では 9 匹が生存し、そのうちの 5 匹に肝
細胞腫瘍、9 匹に腎嚢胞性腺腫及び 2 匹には結節性の腎細胞腫瘍が認めら
れた。肝臓や腎臓の腫瘍は OTA 非投与の対照群では認められなかった(参
照 60)。この種のマウス対照群に関してのこれら腫瘍の自然発生頻度に関
するデータは示されていなかった。観察された肝臓腫瘍が良性か悪性かは、
明確に示されていなかった(参照 74)。

② 70 週間発がん性試験（マウス、混餌投与）

【佐藤専門委員】

67 ページ 10～13 行目及び 68 ページ 3～7 行目（黄色ハイライト部分）の修正のご提案。

同じ研究室で更に2種類の反復投与毒性試験が実施された。~~DDD~~マウス（DDD、雄、6週齢雄、一群20匹）に25 mg/kg 飼料（約3.5 mg/kg 体重/日に相当：JECFA 換算）のOTAを含む飼料（約3.5 mg/kg 体重/日に相当：JECFA 換算）が70週間投与された結果、OTA投与マウス20匹は全て生存したが、全ての動物に腎嚢胞腺腫が、うち6匹に腎細胞腫瘍が認められた。また、20匹のうち8匹に肝細胞癌が認められた全てに腎臓の腎細胞癌が認められたが生存し、そのうち6匹には結節性の腎細胞腫瘍が、8匹には肝細胞癌が認められた。OTA非投与の対照マウスのうち17匹が生存し、1匹に肝細胞癌が認められた。毒性所見として、腎臓に複数の嚢胞形成、リンパ球の浸潤を伴うネフロンの変形及び線維化又は尿細管上皮細胞の変性が報告された。~~ddy~~マウス（ddy、雄、一群16匹）を用いた70週間の毒性試験では、50 mg/kg 飼料のOTA（約7 mg/kg 体重/日に相当：JECFA 換算）のOTAを含む飼料が0、5、10、15、20、25又は30週間投与され、いずれの群も回復期間として投与開始後70週目までOTA無添加の飼料で飼育された。腎臓及び肝臓の腫瘍は、OTA非投与の対照群及びOTA投与10週間以下のマウスでは認められなかった。肺がんも認められたが、これは非投与群でも発生し、OTA投与群において用量依存性が認められないことよりOTA特異的に発生する腫瘍とは考えられなかった。腎細胞癌の発生頻度は、OTAを15、20、25又は30週間投与した場合、それぞれ3/15、1/14、2/15又は4/17であった。腎臓における嚢胞性腺腫の発生は認められなかった。肝細胞癌の発生頻度の有意な増加が、OTA投与25週間（5/15）と30週間（6/17）投与群に認められた。当該研究結果における腫瘍発生頻度を表8に示した（参照189）。

表8 オクラトキシンAを摂取した~~ddy~~雄マウス（ddy、雄）の腫瘍発生頻度

投与期間 (週)	一群匹数	肝細胞癌(%)	腎細胞癌(%)	肺がん(%)
0	15	0	0	4 (26.7)
5	16	0	0	8 (50.0)
10	15	0	0	3 (20.0)
15	15	0	3 (20.0)	11 (73.3)
20	14	2 (14.3)	1 (7.1)	6 (42.9)
25	15	5 (33.3)	2 (13.3)	4 (26.7)
30	17	6 (35.3)	4 (23.5)	8 (47.1)

これらの試験において、OTA 投与により、乳頭状の嚢胞性腺腫（良性）及び異形細胞や浸潤性増殖を含む solid（塊状）タイプ腎細胞癌の2つのタイプの腎臓腫瘍が識別され、後者は JECFA では悪性であると評価された結節性腎細胞癌の2つのタイプの腎臓腫瘍が識別された。これらは、異形細胞を含み浸潤性の増殖が認められるため、JECFA では悪性であると評価された。腎臓又は肝臓腫瘍に起因した転移は認められなかった。（参照 4, 189）

③ 24か月間発がん性試験（マウス、混餌投与）

~~B6C3F1~~マウス（~~B6C3F1~~、雌雄、離乳後、一群各 45～50 匹）に 0、1 又は 40 mg/kg ~~飼料の OTA を含む飼料~~（0、0.15 又は 6 mg/kg 体重/日：事務局換算¹⁶）の OTA を 24 か月間混餌投与する反復投与毒性試験が実施された。試験に使用された粗精製 OTA は約 84%の OTA、7%の OTB 及び 9%のベンゼンを含むものであった。40 mg/kg 飼料の OTA 投与群において、体重増加が雌で 25%及び雄で 33%抑制され、全ての雄に、尿細管上皮の増生（hyperplasia）を伴う腎尿細管の嚢胞性拡張を特徴とする腎障害が認められた。同投与量の雌においても OTA 非投与の対照群と比較すると腎炎の発症率が高かったが、雄の方が雌より症状が重かった。対照群又は 1 mg/kg 飼料の OTA 投与群では、雌雄ともに腎臓にがん腫瘍は認められなかった。40 mg/kg 飼料の OTA 投与群の雄マウスで、21 か月日以降に腎臓に良性的腎細胞腺腫と主に尿細管上皮細胞に悪性の腎細胞癌がんが認められ、それらの発生頻度は、それぞれ 50 匹中 26 匹（52%）及び 14 匹（28%）であった。良性的腎細胞腺腫が発生した 26 匹中 9 匹に悪性の腎細胞癌がんが認められた。転移は認められなかった。同投与量の雌マウスの腎臓に腫瘍は認められなかった（参照 74, 190）。肝細胞癌の発生頻度は、対照群と比較して雌マウスに統計的に有意な増加がみられた。試験に使用した OTA には、既知の発がん物質であるベンゼンを不純物として 9%含んでいることを考慮すると、著者らは、その相乗作用の可能性は否定できないと考えた。当該研究結果における腫瘍発生頻度を表 9 に示した（参照 190）。

表 9 オクラトキシンAを摂取した~~B6C3F1~~マウス（~~B6C3F1~~）の腫瘍発生

¹⁶ JECFAで用いている換算(IPCS:EHC70)を用いて摂取量を推定

種	体重(kg)	飼料摂取量(g/動物/日)	1ppm飼料時摂取量 (mg/kg 体重/日)
マウス	0.02	3	0.150

1

頻度

投与群 (mg/kg 飼料)	一群匹数	腎腺腫	腎細胞癌	肝細胞腺腫	肝細胞癌
雄					
0	50	0	0	1	0
1	47	0	0	5	3
40	50	26	14	6	4
雌					
0	47	0	0	0	0
1	45	0	0	1	1
40	49	0	0	2	5

2

3 この試験において試験開始 18 か月後の生存率は、対照群、1 mg/kg 飼
4 料及び 40 mg/kg 飼料の OTA 投与群においてそれぞれ 65%、75%及び
5 98%であり、腎細胞癌による生存率の低下は認められなかった。対照群及
6 び 1 mg/kg 飼料の OTA 投与群では 4 か月目から致命的な閉塞性の泌尿器
7 疾患の発生がみられた(参照 190)。40 mg/kg 飼料の OTA 投与群で生存
8 率が高くなった原因は、OTA によるグラム陽性細菌の生育阻害効果及び
9 OTA が誘発した近位尿細管損傷の結果としての多尿症によると推定され
10 ている(参照 195)。本結果については、同居マウスからの攻撃による傷害
11 が、慢性の尿路疾患に関与した可能性も指摘されている(参照 196)。

12

【事務局より】

- 14 ・「④13週間発がん性試験（ラット、強制経口投与）」は「（2）亜急性毒
15 性」の「②ラット」の項目へ移動しております。
- 16 ・⑤、⑥及び⑦は2年間発がん性試験の途中結果であるため、「2年間発がん
17 性試験（ラット、強制経口投与）」内にまとめて記載する修正をしてお
18 ます。また、一部の文章（黄色ハイライト部分：71ページ29～31行目及
19 び72ページ38～40）は渋谷座長及び佐藤専門委員にご修正いただい
20 ています。

21

~~④ 13週間発がん性試験（ラット、強制経口投与）~~

22

23

24

25

26

27

28

29

~~F344/N ラット（雌雄、一群各 10 匹）に、0、0.0625、0.125、0.25、
0.5 又は 1 mg/kg 体重の OTA（純度 98%）を 13 週間、1 週間に 5 回の頻
度で強制投与する予備試験が米国国家毒性プログラム（NTP）において実
施された。試験の結果、腎毒性が明らかに認められた。また、腎臓、心臓
及び脳の前重量の増加、胸腺の萎縮、胃上皮の壊死、副腎における出血、
骨髄細胞の減少等が認められた。OTA を投与した全てのラットの腎臓に
巨大核細胞がみられ、皮質内帯及び髓質外層外帯の尿細管部分の尿細管上
皮細胞の萎縮も認められた。0.125 mg/kg 体重以上の投与量群では、尿~~

1 細管上皮細胞の壊死及び変性がみられた。発がんは認められなかった。
2 (参照 191)

3
4 ~~⑤ 9か月間発がん性試験（ラット、強制経口投与）~~

5 ~~F344/N ラット（雌雄、一群各 15 匹）に、0、21、70 又は 210 µg/kg~~
6 ~~体重の OTA（純度 98%）を 9 か月、1 週間に 5 回の頻度で強制経口投与す~~
7 ~~る毒性及び発がん性試験が NTP において実施された。試験の結果、70 及~~
8 ~~び 210 µg/kg 体重の OTA 投与群の雌雄全てに、巨大核又は倍数体の核と~~
9 ~~突起状の核小体を持つ大きな尿細管上皮細胞（有核細胞肥大）が認められ~~
10 ~~た。有核細胞肥大は尿細管上皮に広く分布し、特に皮髄境界上部の近位尿~~
11 ~~細管に多くみられ、投与量の増加に伴って増加した。210 µg/kg 体重投与~~
12 ~~群の雄 1 匹に尿細管細胞腺腫が認められた。雌雄ラットに尿細管細胞の過~~
13 ~~形成がみられ、過形成病変部位には、好塩基性尿細管が観察された。（参~~
14 ~~照 191）~~

15
16 ~~⑥ 15か月間発がん性試験（ラット、強制経口投与）~~

17 ~~F344/N ラット（雌雄、一群各 15 匹）に、0、21、70 又は 210 µg/kg~~
18 ~~体重の OTA（純度 98%）を 15 か月、1 週間に 5 回の頻度で強制経口投与~~
19 ~~する毒性及び発がん性試験が NTP において実施された。試験の結果、70~~
20 ~~及び 210 µg/kg 体重の OTA 投与群の雌雄全てに巨大核細胞が認められた。~~
21 ~~尿検査では、投与 3 日後から尿濃縮能の低下が雌雄ともにみられた。尿量~~
22 ~~が増加し、210 µg/kg 体重投与群では、比重の低下がみられた。近位尿細~~
23 ~~管細胞の刷子縁にある有機アニオン輸送システムの機能障害により尿濃縮~~
24 ~~能の低下が認められることが示されている。210 µg/kg 体重投与群の雄 2~~
25 ~~匹及び 70 µg/kg 体重投与群の雄 1 匹に腎細胞癌並びにそれぞれの投与群~~
26 ~~の雄に 1 匹ずつ腎細胞腺腫が認められた。（参照 191）~~

27
28 **【事務局より】**

29 「2年間発がん性試験（ラット、強制経口投与）」の後に記載があったた
30 め、移動しました。

31 ~~④90日間発がん性試験（ラット、強制経口投与）~~

32 ~~低用量 OTA 投与がラット腎臓における発がんに与える影響を検証する~~
33 ~~目的で、ラット（F344/N、雄、一群 5 匹）に OTA が 0、0.021、0.070 又は~~
34 ~~0.210 mg/kg 体重/日の濃度（NTP による 2 年間試験で用いられた投与量）~~
35 ~~で、14、28 又は 90 日間、1 週間に 5 日強制経口投与された。血液検査及び~~
36 ~~尿検査の結果は、高用量で血中クレアチニンの上昇及び尿中の~~
37 ~~リソソーム N-acetyl-β-D-glucosaminidase (NAG) 活性が僅かであ~~
38 ~~るが有意に上昇したことを除いては腎毒性を示す指標はみられなかった。~~
39 ~~組織検査において、0.070 mg/kg 体重/日以上~~の投与群で、OTA 誘発腫

瘍の発生部位である腎臓髄質外層外帯の近位尿細管に巨大核細胞及び壊死などの変化が認められた。また、0.070 mg/kg 体重/日以上¹の投与群において用量及び時間依存的に異常な細胞増殖が認められ、その範囲は髓放線から髄質外層外帯に認められた。0.021 mg/kg 体重/日投与群の腎臓と肝臓には影響がみられなかった。この試験の NOAELは0.021 mg/kg 体重/日であった。OTA で誘発される細胞増殖の促進と腫瘍形成との間に明らかな相関がみられたことから、著者らは細胞増殖の促進が OTA の発がん性に主要な役割を果たしていると考えた。(参照 192)

⑤⑦2年間発がん性試験（ラット、強制経口投与）

F344/N-ラット（F344/N、雌雄、一群各 580~81 匹）に、0、0.021、0.070 又は 0.210 µmg/kg 体重/日の OTA（純度 98%）を一週間に 5 回²の頻度で 2 年間強制経口投与する毒性及び発がん性試験が NTP において実施された。試験の結果、以下に記したように、OTA は F344/N 雄及び雌ラットにおいて明らかな発がん性を示した。(参照 191)

ラットは毎日 2 回観察され、最初の 13 週間は毎週、その後は毎月体重と摂餌量が記録された。飼料及び水は自由摂取とされた。各群雌雄それぞれ 15 匹のラットが、9 及び 15 か月後にと殺された。0.210 µmg/kg 体重/日の OTA 投与群において、雄ラットでは 18~77 週間の間に、雌のラットでは 6~89 週間の間に体重が 4~7%減少した。一般状態に変化はみられなかった。血液学的検査及び血清の化学分析の結果、生物学的に有意な影響は認められなかった。投与 15 か月以降で OTA 投与により尿量の増加と比重の低下が認められ、尿を濃縮する能力に僅かな変化がみられたが、腎機能の変化は伴わなかった。各群雌雄それぞれ 15 匹のラットが、9 及び 15 か月後にと殺された。9 か月間投与後の 0.210 mg/kg 体重投与群の雄 1 匹に尿細管腎細胞腺腫が認められた。また、雌雄ラットに尿細管細胞の過形成がみられ、過形成病変部位には、好塩基性尿細管が観察された。9 か月、15 か月間及び 2 年間投与後の 0.070 及び 0.210 mg/kg 体重/日投与群の雌雄全例の腎臓の尿細管上皮に、巨大核と呼ばれる大型不整形の濃染した核を有する尿細管上皮細胞が広く分布し、特に皮髄境界上部の近位尿細管に多くみられ、投与量の増加に伴って増加した。

0、0.021、0.070 及び 0.210 µmg/kg 体重/日の OTA 投与群で、雄における腎細胞腺腫の発生頻度は、15 か月後で 0/15 (0%)、0/15 (0%)、1/15 (7%) 及び 1/15 (7%)、2 年後で 1/50 (2%)、1/51 (2%)、6/51 (12%) 及び 10/50(20%) 並びに腎細胞癌の発生頻度は、15 か月後で 0/15 (0%)、0/15 (0%)、1/15 (7%) 及び 2/15 (14%)、2 年後で 0/50 (0%)、0/51 (0%)、16/51 (31%) 及び 30/50 (60%) であった。2 年後の 0.070 及び 0.210 µmg/kg 体重/日の OTA 投与群で、腎細胞腺腫と腎細胞癌を合わせた発生頻度は、それぞれ 20/51 (39%) 及び 36/50 (72%) であった。2 年後の 0.210 µmg/kg 体重/日の OTA 投与群では、腎細胞腺腫及び腎細胞癌

1 が複数個又は両側の腎臓に認められた。最終と殺の前に死亡又は瀕死の状
2 態の雄の数は、投与量に依存して増加し、0.210 µmg/kg 体重/日投与群
3 では有意に増加した（0、0.021、0.070又は0.210 µmg/kg 体重/日のOTA
4 投与群で、それぞれ7、19、23又は26匹）。0.070及び0.210 µmg/kg 体
5 重/日のOTA投与群において、生存数の減少が腎臓腫瘍の存在に起因して
6 いると考えられ、死亡したラットのうち腎細胞癌が認められた割合はそれ
7 ぞれの投与群で15/23（65%）及び18/26（69%）であった。転移性のがん
8 を有していたラットは、と殺前に死亡する例が多かった。転移性のがん
9 を有していた割合は、と殺前に死亡したラットでは0.070及び0.210
10 µmg/kg 体重/日投与でそれぞれ3/8（38%）及び11/15（73%）であったが、
11 最終日にと殺されたラットでは、それぞれ0/7（0%）及び3/15（20%）であ
12 った。一方で、OTAを0.021 µmg/kg 体重/日投与した群の雄ラットで
13 は、生存率の減少がOTAを0.070又は0.210 µmg/kg 体重/日投与した群
14 と同様であったにもかかわらず、腎臓にがんは認められなかった。2年後
15 の雌のでは、腎臓腺腫と腎臓癌の合計頻度は、0、0.021、0.070及び
16 0.210 µmg/kg 体重/日のOTA投与群で、それぞれ0/540（0%）、0/51
17 （0%）、2/50（4%）及び8/50（16%）であった。ラットにおいてOTAに
18 より誘発された腎臓癌は、主に肺及びリンパ節に転移した。OTAを
19 0.210 µmg/kg 体重/日投与した雌ラットでは、多発性の乳腺線維腺腫が認
20 められた。乳腺線維腺腫の発生頻度は、対照及び低用量投与群の4~5/50
21 （8~10%）と比較すると14/50（28%）と高かった。非腫瘍性の毒性病変
22 は主として腎臓に関係するものであった。~~13週間の予備試験ラット並びに~~
23 ~~9、15及び24か月の毒性試験ラットにおいて、70及び210µg/kg体重の~~
24 ~~OTA投与群の雌雄に、巨大核又は倍数体の核と突起状の核小体を持つ大~~
25 ~~きな尿細管上皮細胞（有核細胞肥大）が認められた。（参照 191）~~

26 JECFAにおいて、このNTP試験結果について検討された。雄ラット
27 における腎臓癌発生頻度が、0.070及び0.210 µmg/kg 体重/日のOTA
28 投与群でそれぞれ16/51（31%）及び30/50（60%）であり、それ以下の
29 低用量投与群ではがんが認められなかったことが着目された。雌ラットの
30 腎臓癌発生頻度は低く、0.021、0.070及び0.210 µmg/kg 体重/日のOTA
31 投与群でそれぞれ0/50、1/50及び3/50であった。腎臓腺腫は、全ての投
32 与群の雄で認められ、投与量に応じて発生頻度が増加した。雌ラットにお
33 ける腎臓細胞腺腫は0.070及び0.210 µmg/kg 体重/日投与群でのみ認め
34 られた。乳腺線維腺腫は、全ての用量のOTA投与ラットの45~46%で認
35 められ、OTA非投与の対照群より有意に高い発生頻度であった。更に、
36 NTPの試験における腎臓標本がレビューされ、障害部位は、髓質外層外
37 帯にある近位尿細管S3セグメントであることが確認された。2年間慢性・
38 発がん性試験における組織学的所見として、**巨大核細胞及び肥大した有核**
39 **細胞の増加による巨大核と呼ばれる大型不整形の濃染した核を有する細胞**
40 **の増加による**尿細管S3セグメントの萎縮と組織障害が認められた。この

1 変化は、雌雄ともに明らかな用量反応関係を示した。16日間及び13週間
2 試験において髄質外層外帯を含む尿細管における局所的な細胞死、細胞分
3 裂の活性化及び尿細管過形成を伴った好塩基性細胞の増加が認められた。
4 これらの損傷部位と2年間試験の発がん部位に相関が認められ、発がんの
5 メカニズムに関与する可能性も考えられたが、組織学的な所見のみでは不
6 十分とされた。髄質外層外帯に関わるこのほかの非腫瘍性の主な障害は、
7 拡張した異型尿細管、色素嫌性尿細管及び嚢胞性尿細管であり、嚢胞性尿
8 細管は雄より雌ラットに顕著に認められた。低用量（マイクログラムオー
9 ダー）のOTAが、腎細胞癌を高頻度で誘発し（高用量群雄の74%）、腎
10 細胞癌は腺腫より多く認められた。腎細胞癌は比較的迅速に発症し、悪性
11 で急速に進行した。通常とは異なって、未分化の表現型を示す傾向が認め
12 られ、比較的高頻度で転移し、明らかに死亡の原因と考えられるケースも
13 あった。これらOTAで誘発されるがんの各特徴は、非遺伝毒性発がん物
14 質であるd-リモネンやクロロホルムなどに誘発される腎臓腫瘍にみられる
15 特徴とは異なっている。未分化で活発な性質を持つ傾向は、フモニシン
16 B₁で腎尿細管に誘発されるがんと類似性があった。フモニシン誘発の腫
17 瘍は、スフィンゴ脂質代謝の変化を介した間接的なものと推定されている。
18 OTAがDNAに直接作用している可能性も考えられたが、JECFAでは
19 OTAの腫瘍の誘発メカニズムが、DNAとの直接的な反応によるかどうか
20 は不明であるとされた。（参照 74）

21 NTPの試験結果をまとめ、表10～表12に示した。当該試験における
22 雄ラットの腎腫瘍を指標としたNOAELは0.021 µmg/kg 体重/日、
23 LOAELは0.070 µmg/kg 体重/日であった。

24
25 表10 雄のマウスとラットにおけるオクラトキシンAによる巨大核及び
26 発がん性のLOAEL及びNOAEL

動物種	影響	試験期間	LOAEL (µmg/kg 体重/日)	NOAEL (µmg/kg 体重/日)
ラット(雄) ^a	近位尿細管細胞	90日間	0.062-5	設定せず
	の巨大核	9及び15か月間	0.070	0.021
	腎臓腫瘍	2年間	0.070	0.021

27 a : 5日/週で強制経口投与 NTP(1989)より(参照 191)

28
29
30 表11 オクラトキシンAに暴ばく露した雄ラットにおける巨大核の発生頻度

OTA投与量 (µmg/kg 体重/日) ^a	0	0.021	0.070	0.210
巨大核(%)	0/50	1/51(2)	51/51(100)	50/50(100)

31 a : 5日/週で2年間強制経口投与 NTP(1989)より(参照 191)

表 1 2 オクラトキシンAに**暴ばく**露した雄ラットにおける腎臓腫瘍の発生頻度

OTA 投与量 (μ mg/kg 体重/ 日) ^a	0	<u>0.021</u>	<u>0.070</u>	<u>0.210</u>
腺腫(%)	1/50(2)	1/51(2)	6/51(12)	10/50(20)
生命表検定	$P<0.001$	$P=0.669$	$P=0.023$	$P<0.001$
ロジスティック回 帰テスト	$P<0.001$	$P=0.669$	$P=0.053$	$P=0.004$
がん(%)	0/50	0/51	16/51(31)	30/50(60)
生命表検定	$P<0.001$	-	$P<0.001$	$P<0.001$
ロジスティック回 帰テスト	$P<0.001$	-	$P<0.001$	$P<0.001$
腺腫 及び/又はがん (%)	1/50(2)	1/51(2)	20/51(39)	36/50(72)
生命表検定	$P<0.001$	$P=0.669$	$P<0.001$	$P<0.001$
ロジスティック回 帰テスト	$P<0.001$	$P=0.669$	$P<0.001$	$P<0.001$

a : 5 日/週で2年間強制経口投与 NTP (1989) より (参照 191)

リスク評価のための追加情報を得るために JECFA では、NTP のラット OTA 発がん性試験データ(参照 191)を用いてベンチマークドーズ (BMD) 法¹⁷により、定量的な評価が実施された。腎臓を標的とした発がんに対する性及び種感受性として、雄ラット腎臓における腫瘍とがんの組合せ発生頻度 (表 12) が用量-反応モデリングの最も適当なデータとされた。

シミュレーションには米国環境保護局 (EPA) の BMD ~~ソフトウェア~~ **ソフトウェア** ver.1.4.1(参照 197)が用いられた対照群のバックグラウンド発生頻度と比較した腫瘍及びがんの発生頻度の 10%増加に対しての BMD₁₀ とその 95%信頼下限値である BMDL₁₀ の値が、250 回の繰り返し計算 (イテレーション) を行うことにより推定された。使用したモデルの BMD₁₀ と BMDL₁₀ の値を、関係する統計値とともに表 13 に示した。

算出された OTA の BMD₁₀ 値は 0.018~0.033 μ mg/kg 体重/日、

¹⁷ BMD手法は、対照群に対し5%又は10%で代表的に選ばれた軽度であるが確認可能な反応 (ベンチマーク反応) を引き起こすことが感知できる範囲及び推定量を含む実験データに適合する数学モデルに基づいている。用量-反応評価において、定量的な低濃度の分析が可能なことより、健康影響のためNOAELとLOAEL手法の代案として提唱された (国際化学物質安全性プログラム)。BMDの下限値 (BMDL) は、BMDの95%信頼区間片側に相当する下限を意味している。下限値を用いることは、その試験の持つ不確かさを考慮に入れ、選択したベンチマーク反応が限度を超えないことを保証 (95%信頼水準) することになる。

1 BMDL₁₀ 値は 0.015～0.0-25 $\mu\text{mg/kg}$ 体重/日の範囲であった。適合した
2 モデル¹⁸の BMD₁₀ 値は 0.030 $\mu\text{mg/kg}$ 体重/日付近、BMDL₁₀ 値は 0.025
3 $\mu\text{mg/kg}$ 体重/日であった。したがって、求められた BMDL₁₀ 値は、現行
4 の根拠となっているブタにおける腎毒性を指標とした LOAEL 0.008
5 $\mu\text{mg/kg}$ 体重/日と比較し、暫定耐容週間摂取量（PTWI）設定のために参照
6 する出発点（Point of departure: POD）として低い値とはならなかった。
7 （参照 198）
8

9 表 1 3 NTPの試験からの雄 F344-ラット (F344/N、雄) における腎臓腫瘍発生
10 頻度に基づく BMD₁₀ 及び BMDL₁₀ 算出（JECFA）

モデル	対数 (尤度)	p-値	AIC	χ^2	P-値	BMD ₁₀ $\mu\text{mg/kg}$ 体 重/ 日	BMDL ₁₀ $\mu\text{mg/kg}$ 体 重/ 日
Full model	-71.61						
Gamma multi-hit	-76.36	0.02	158.7	4.91	0.03	<u>0.030</u>	18
Log-logistic	-75.57	0.05	157.1	3.46	0.06	<u>0.032</u>	<u>0.021</u>
Multistage	-77.29	0.01	160.6	5.96	0.01	<u>0.024</u>	<u>0.015</u>
Log-probit	-75.05	0.09	156.1	2.64	0.1	<u>0.033</u>	<u>0.025</u>
Quantal-linear	-77.74	0.02	159.5	5.99	0.05	<u>0.018</u>	<u>0.015</u>
Weibull	-76.68	0.01	159.4	5.27	0.02	<u>0.028</u>	<u>0.017</u>
Reduced model	-120.77	<0.001					

11 AIC:赤池情報量規準の略でモデルの選択基準、一般に小さいほうが良いモデルとされ
12 る。

13 NTP（1989）のデータより。OTA を 5 日/週で 2 年間強制経口投与。表の一部を改変。
14 （参照 198）
15
16

17 食品安全委員会では、実験動物における発がん影響についてこの後に公
18 表された毒性試験結果も含めてレビューした結果、NTP におけるラット
19 を用いた試験は、発がん性試験として用量相関が示され、最も低い投与量
20 で発がん影響が認められていることが確認された。BMD 法の適用に当た
21 っては、NTP のラットへの 2 年間投与試験は週 5 日投与であることから、
22 一日当たりの平均投与量として 5/7 倍の投与量補正を行うこととした。改
23 訂された EPA の BMD Softwear ソフトウェア ver.2.3.1 において全て
24 のモデル（Restriction に関する設定がある場合は on 及び off の両条件）
25 を用いて解析した結果、LogProbit（Restriction : on）及び LogProbit
26 （Restriction : off）の両モデルが適合した。両適合モデルのうち最も低
27 い BMDL₁₀ を算出したのは、LogProbit（Restriction : off）モデルとな
28 り、BMD₁₀ は 0.023-7 $\mu\text{mg/kg}$ 体重/日、BMDL₁₀ は 0.016-1 $\mu\text{mg/kg}$ 体
29 重/日であった（表 14）
30

18 モデルの尤度比検定の結果である p-値が有意に 0.1 より大きく、 χ^2 値が小さいほどモデル
の適合度が良好と考えられる。

1 表 1 4 NTPの試験からの雄F344-ラット (F344/N、雄) における腎臓腫瘍発
2 生頻度に基づくBMD₁₀及びBMDL₁₀算出 (食品安全委員会)

モデル	Power parameter	Slope parameter	AIC	p 値	許容	BMD ₁₀ mg/kg 体 重/日	BMDL ₁₀ mg/kg 体 重/日
Gamma	restricted		158.866	0.0253		0.022-1248	0.013-01348
	unrestricted		158.866	0.0253		0.022-1248	0.013-01348
Logistic		not restricted	168.437	0.0003		0.037-4076	0.030-6388
LogLogistic	restricted	restricted	157.279	0.05972		0.002-7799	0.014-8076
	unrestricted	restricted	157.279	1.1597		0.022-7799	0.014-8076
LogProbit	restricted	restricted	156.201	0.1004	OK	0.023-7466	0.018-18916
	unrestricted	not restricted	156.201	0.1004	OK	0.023-7466	0.016-0926
Multistage	restricted(2)		160.789	0.0135		0.017-4057	0.011-06177
	restricted(3)		160.789	0.0135		0.017-4057	0.011-06177
	Unrestricted(2)		160.789	0.0135		0.017-4057	0.010-59687
	Unrestricted(3)		155.253			0.027-1372	0.020-73512
Probit		not restricted	166.647	0.0005		0.035-1238	0.029-13368
Weibull	restricted		159.52	0.0203		0.020-4683	0.012-0513
	not restricted		159.52	0.0203		0.020-4684	0.012-03574
Quantal-linear			159.753	0.0464		0.013-2651	0.010-59441

3

4 【事務局より】

5 「24か月間発がん性試験（マウス、混餌投与）」の後に移動しました。

6 ~~⑧90日間発がん性試験（ラット、強制経口投与）~~

7 低用量 OTA 投与がラット腎臓における発がんに与える影響を検証する
8 目的で、F344/N ラット（雄、一群 5 匹）に OTA が 0、21、70 又は 210
9 µg/kg 体重/日の濃度（NTP による 2 年間試験で用いられた投与量）で、
10 14、28 又は 90 日間、5 日/週で強制経口投与された。血液検査及び尿検査の
11 結果は、高用量で血中クレアチニンの上昇及び尿中のリソソーム
12 N-acetyl-β-D-glucosaminidase (NAG) 活性が僅かであるが有意に
13 上昇したことを除いては腎毒性を示す指標はみられなかった。組織検査に
14 おいて、70 µg/kg 体重以上の投与群で、OTA 誘発腫瘍の発生部位である
15 腎臓髓質外層外帯の近位尿細管に巨大核細胞及び壊死などの変化が認め

1 ~~られた。また、70 µg/kg 体重以上の投与群において用量及び時間依存的~~
2 ~~に異常な細胞増殖が認められ、その範囲は髄放線から髄質外層外帯に認めら~~
3 ~~れた。21 µg/kg 体重/日投与群の腎臓と肝臓には影響がみられなかった。~~
4 ~~この試験の NOAEL は 21 µg/kg 体重/日であった。OTA で誘発される細~~
5 ~~胞増殖の促進と腫瘍形成との間に明らかな相関がみられたことから、著者~~
6 ~~らは細胞増殖の促進が OTA の発がん性に主要な役割を果たしていると思~~
7 ~~えた。(参照 192)~~

9 ⑥⑨2年間発がん性試験（ラット、混餌投与）

10 ~~Dark Agouti~~-ラット（Dark Agouti、雄、一群 5 匹）に 5 mg/kg 飼料
11 （0.25 mg/kg 体重/日に相当）の用量で OTA を 3、6 又は 9 か月投与し、
12 2 年間観察すると共に 0.4 mg/kg 飼料（0.02 mg/kg 体重/日に相当）の用
13 量で OTA を 2 年間投与する慢性毒性試験が実施された。試験には人工培養
14 物（OTB を 5～10% 含む。ペニシリン酸と CIT シトリンは含まず。）が
15 用いられた。5 mg/kg 飼料の OTA 投与群における発がん率は 20% であっ
16 た。6 か月投与群では 1 匹の両側の腎臓にがん腫瘍が、9 か月投与群では
17 20 匹中 4 匹の片側の腎臓にがん腫瘍が認められた。OTA 投与終了後腫瘍
18 発生までの潜伏期間は、35～97 週であった。0.4 mg/kg 飼料の OTA を 2
19 年間混餌投与した群に発がん性は認められず、Dark Agouti ラットにお
20 いては無毒性量と考えられた。本実験の OTA 用量は、NTP 試験の無毒性
21 用量の約 2 倍に設定され、平均用量は 0.050 µmg/kg 体重/日から始まり、
22 成体後期では 0.020～0.030 µmg/kg 体重/日であった。（参照 193）

24 ⑦⑩2年間発がん性試験（ラット、混餌投与）

25 ~~F344~~-ラット（F344、雄、一群 64 匹）に体重が 333 g になるまでは
26 0.300 µmg/kg 体重/日、その後は 0.100 µmg/匹/日の用量で 2 年間 OTA
27 （OTB を OTA の 5～10% 含む。ペニシリン酸と CIT シトリンは含ま
28 ず。）が混餌投与された。最後の 18 か月は、血中 OTA 濃度は 0.008
29 µg/mL と一定の値となった。腎細胞癌は投与 75 週目から認められ、ほと
30 んどが片方の腎臓に発生した。腎細胞癌は明らかに腎実質に発生していた
31 が、腎盂かどうか不明なケースが 2 匹にみられた。腎腫瘍は 1 匹に認めら
32 れ、白血病も発症していた。2 年間における腎腫瘍の発生率は 25%
33 （16/64）及び腎細胞癌の発生率は 20% であった。OTA 非投与の対照群
34 （30 匹）の腎臓にがんはみられなかった。当該試験では、ラットの体重が
35 333 g になるまでは NTP における発がん性試験の高投与量の 2 倍となる
36 用量の OTA が混餌投与されたが、腎細胞癌の発生率は強制経口投与による
37 NTP 発がん性試験の高投与量群より有意に少なかった。（参照 193, 194,
38 199）

⑧④2年間発がん性試験（ラット、混餌投与）

F344ラット（F344、雄、一群34匹）に2年間OTA（OTBを5～10%含む。ペニシリン酸とCIT ~~シトリン~~は含まず。）が混餌投与された。ラットの体重が175gになるまでのOTA用量は0.05 mg/kg 体重/日であった。腎臓にがんがみられたのは34匹中4匹（12%）であり、NTPにおける同じ用量のOTA 強制経口投与による発がん性試験結果（30%）より少なかった。（参照 194）

【事務局より】

「⑨1年間慢性毒性試験（ブタ、混餌投与）」は、投与期間が1年間であるため、「（2）亜急性毒性」の項目より移動したものです。

⑨1年間慢性毒性試験（ブタ、混餌投与）

ブタ（ランドレース・ブルガリアンホワイト交雑種、雌雄、一群各3頭）に0.800 mg/kg 飼料のOTAを1年間混餌投与した結果、近位尿細管上皮細胞の退行性変性並びに間質への炎症性単球浸潤及び間質線維芽細胞の異常な増殖が確認された。OTA非投与の対照群ではこれらの異常は観察されなかった（参照 186）。

⑩④2年間発がん性試験（ブタ、混餌投与）

ブタ（デンマークランドレース、雌、一群36頭）に1 mg/kg 飼料/~~日~~のOTA（0.025～0.050 μmg/kg 体重/日に相当（参照 105）、EFSAの評価（参照 200）では40-0.041 μmg/kg 体重/日としている）が2年間混餌投与された。発がんは認められなかった。投与開始3か月後には、いくつかのネフロンにおいて近位尿細管上皮細胞に局所的な萎縮及び間質の線維化が認められた。この腎症は進行性で、2年後には同様の所見が更に広範囲にみられ、近位尿細管に構造変化及び壊死が生じ、萎縮した尿細管の上皮細胞間に単球の浸潤が認められた。腎不全は認められなかった。近位尿細管ではNADPH テトラゾリウム還元酵素、LDH、G-6-PD 及びαグリセロールフォスファターゼの酵素活性が局所的に低下し、これらの酵素活性の低下の範囲は、局所的な尿細管萎縮の範囲と一致していた。（参照 105, 181）

（4.5）生殖発生毒性

いくつかの発生毒性影響についての試験では、OTAが胎盤を通過し、ラット及びマウスに対する胎児毒性及び催奇形性が示されている。OTAの生殖発生毒性発生毒性試験の主なものを表15にまとめた。

表15 オクラトキシンAの生殖発生毒性試験の結果

動物種等	試験、投与	投与量	作用	LOAEL (mg/kg)	NOAEL (mg/kg)	参照文献
------	-------	-----	----	---------------	---------------	------

（動物数/群）	方法、期間	mg/kg 飼料	mg/kg 体重/日		体重/日)	体重/日)	
マウス、 CBA、 妊娠(10)	発生毒性、強制経口、妊娠 8、9日 妊娠 -2日、妊娠2～14日且		0、1、 2、4 (コーン油)	・全ての投与群で胎児に影響。 ・妊娠 8 又は 9 日目投与群で胎児の顔面上部構造の無形成と形成異常。			(参照 201)
マウス、 CD-1、 妊娠 (10~13)	発生毒性、 <u>混餌強制経口投与</u> 、妊娠8日目に投与し、18日目に検査		0、2、3 (タンパク質(カゼイン)量を調整)	・胎児頭蓋顔面の奇形。	2		(参照 202)
マウス、 ICR、 妊娠、 (6)	発生毒性、腹腔内、妊娠10日目に投与		0、3	・小脳症。	3		(参照 203)
マウス、 遺伝的多指症/ 無嗅脳症マウス、 妊娠	発生毒性、腹腔内、妊娠 7.5日目に投与		2 (NaHCO 3 溶液)	・神経管欠損。	2		(参照 204)

動物種等 (動物数/群)	試験、投与方法、期間	投与量		作用	LOAEL (mg/kg 体重/日)	NOAEL (mg/kg 体重/日)	参照文献
		mg/kg 飼料	mg/kg 体重/日				
ラット、 Wistar 、妊娠 (12~20)	発生毒性、腹腔内、妊娠8日目から投与		8及び9日目に2.5、8~11日目に1.2、8~13日目に0.83又は8~15日目に0.63	・数回の投与及び妊娠初期に分けて投与された。母動物に最も影響。 ・胎児の吸収胚の増加、平均胎子数、平均胎児体重、胎盤の平均重量減少。	45*		(参照205)
ラット、 Wistar 、妊娠	発生毒性、強制経口、妊娠8~15日 <u>且</u>		8及び9日目に2.5、8~11日目に1.2、8~13日目に0.83又は8~15日目に0.63	・催奇形性、胎児数、胎児重量減少。	N/A		(参照206)
ラット、 Sprague -Dawley 、妊娠 (10)	発生毒性、強制経口、妊娠6~15日 <u>且</u>		0、0.25、0.50、0.75、1、 <u>0</u> 、2、4又は8	・急性毒性では腎不全。 ・全ての投与群で胚の吸収又は体重減少。	0.25		(参照207)
ラット、 Wistar ラ、雄(5 ~10)	生殖毒性、胃内、2、4、6又は8週間	2	0.289	・精巢のα-アミラーゼ、ALP及びγGT活性の増加。 ・精子形成不全	0.28 9		(参照208)
ラット、 Sprague -Dawley 、妊娠 (6~9)	発生毒性強制経口、妊娠6~15日 <u>且</u>		0、1	・胎児の骨格、肺、腎臓奇形。	1		(参照209)
ラット、 Wistar 、妊娠 (10)	発生毒性、胃内、妊娠6~15日 <u>且</u>		0、0.125、0.25、0.50、0.75	・0.5 mg/kg 投与以上で有意な催奇形性、胚吸収の増加。 ・0.25 mg/kg 投与以上で有意な胎児数減少。	0.25		(参照210)
ラット、 Wistar 、妊娠(10)	発生毒性、強制経口、妊		0、2.0、2.5、2.75、	・外水頭症、頭蓋骨不完全閉鎖、臍帯ヘルニ	2.75		

	娠 6～15 日目		3.0、 3.5、4.0	ア、内水頭症、 小眼症、腎盂拡張、 腎臓形成不全。			(参照 211)
ウサギ New Zealand White、 妊娠(5)	発生毒性、 強制経口、 妊6～18日		0、 0.025、 0.05、 0.10	・胎児体重と生存 胎児数減少、催奇 形性。	0.10		(参照 212)
Holstein 、妊娠 3-6 か月目 (1)	胃内投与		0.2、 0.75、 1.66	・流産又は胎児死 亡は認められな かった。		1.66	(参照 125)

* : mg/kg 体重/試験期間中

① マウス

~~妊娠 8 又は 9 日目（臍栓形成を 1 日目とする。以下同じ。）の CBA~~マウス（~~CBA、妊娠、~~一群 10 匹）に ~~0、1、2 又は 4 mg/kg 体重のコーン油に溶解した OTA を妊娠 8 又は 9 日目（臍栓形成を 1 日目とする。以下同じ。）にコーン油に溶解した OTA が 0、1、2 又は 4 mg/kg 体重で投与される発生毒性試験が実施された。~~妊娠 19 日目にと殺し、母体及び胎児の生死、生存胎児の体重、肉眼的観察並びに骨格が検査された。4 mg/kg 体重の OTA を妊娠 8 又は 9 日目に投与した群における胎児の死亡率はそれぞれ 17.3 又は 22.2%であった。生存胎児の体重は、用量依存的に減少し、溶媒を妊娠 8 又は 9 日目に投与した対照群ではそれぞれ 1.04±0.02 g 又は 1.09±0.02 g であったが、4 mg/kg 体重の OTA を妊娠 8 又は 9 日目に投与した群ではそれぞれ 0.93±0.02 g 又は 0.62±0.02 g であった。4 mg/kg 体重の OTA 投与群に認められた主な異常の頻度は、妊娠 8 又は 9 日目の OTA 投与群で脳ヘルニアがそれぞれ 10.4% (7/67) 又は 89.3% (50/56)、小眼球症が 6% (4/67) 又は 26.8% (15/56)、眼瞼開裂が 6% (4/67) 又は 16.1%(9/56)並びに奇形のあご及び舌突出が 1.5% (1/67) 又は 41.1% (23/56) であった。半数の胎児について更に骨格を調べた結果、椎骨及び胸骨における癒合が認められた。これらの胎児の異常は、頭蓋骨の骨格と側部壁の骨の位置及び大きさの配置異常による脳頭蓋の閉鎖の不具合から起こると考察された。さらに、交尾 2 日前、妊娠 2、4、6、7、10、11、12、13、14 又は 16 日目に 4 mg/kg 体重の OTA を強制経口投与し、妊娠 19 日目に母体及び胎児が観察された結果、胎児への影響は全ての投与群で認められた。妊娠 7 日目投与群で胚致死数の有意な増加が、妊娠 10、11、13 及び 14 日目投与群で有意な胎児体重の減少が認められた。妊娠 9 日目投与群では、形成阻害への影響が明らかに認められた。(参照 201)

~~CD-1~~マウス（~~CD-1、~~雌、一群 10～13 匹）に精製タンパク質食として

1 カゼインを26%、16%、8%又は4%を含有する飼料を交配中及び妊娠中に
2 摂取させて、OTA の催奇形性作用におけるタンパク質欠乏の影響が調べ
3 られた。~~妊娠 8 日目に、0、2 又は 3 mg/kg 体重の OTA を妊娠 8 日目に~~
4 ~~単回強制経口投与し、母動物は妊娠 18 日目にと殺された。OTA 投与は、~~
5 ~~母動物の摂餌量に影響しなかった。OTA 非投与群の母動物は、いずれの~~
6 ~~タンパク質食でも死亡例はなかったが、3 mg/kg 体重の OTA 投与群にお~~
7 ~~いて、26%、16%、8%及び 4%のタンパク質食を含有する飼料を摂取させ~~
8 ~~た群の OTA 投与後 48 時間以内の母動物の死亡数は、それぞれ 5、4、1 及~~
9 ~~び 14 匹であった。胎児の生存率は、8%及び 4%のタンパク質食摂取群にお~~
10 ~~いて OTA 投与により有意に減少した。OTA 非投与の対照群のうち 26%タ~~
11 ~~ンパク質食摂取群及び 16%タンパク質食摂取群に胎児の外表奇形はみら~~
12 ~~れなかった。OTA の用量依存的に外表奇形の増加が認められ、その発生~~
13 ~~頻度はタンパク含有量が少ないほど増加した。4%のタンパク質食摂取群で~~
14 ~~主に見られる肉眼的奇形は、脳外症、口唇裂、顔面裂、無眼球症、骨格異常~~
15 ~~であった。OTA 投与により主に唇顎口蓋裂及び骨格異常がみられ、4%の~~
16 ~~タンパク質食摂取群では四肢及び尾に外見の奇形が認められた。~~(参照
17 202)

18 ~~妊娠 10 日目の ICR~~ マウス (ICR、妊娠、匹数不明) に 0 又は 3 mg/kg
19 体重の OTA を 妊娠 10 日目腹腔内投与した結果産まれた雄マウス（一群 6
20 匹）の脳重量は、OTA を投与しない母動物から産まれた雄マウスより有
21 意に少な軽く、大脳皮質の厚さは有意に薄かった。発生した小脳症につい
22 て、6 週齢でニューロン及びシナプスの定量的評価を行ったところ、体性
23 感覚皮質において、OTA に暴ばく露された群では、OTA 非投与の対照群
24 よりニューロン当たりのシナプス数が少なく、神経細胞樹状突起の発育不
25 良を示していた。(参照 203)

26 多指症/無嗅脳症 (*Pdn/Pdn*) マウスには神経管欠損 (NTD) が 13.2 %
27 の割合で認められた。*Pdn/+*の雌雄を交雑した後、妊娠 7.5 日目に 2
28 mg/kg 体重の OTA を腹腔内投与した結果、神経管欠損-NTD の発生頻度は
29 51.6 %に増加した。(参照 204)

30 31 ② ラット

32 Sprague-Dawley 妊娠ラット (Sprague-Dawley、妊娠、一群 10 匹)
33 に 0、0.25、0.50、0.75、1、2、4 又は 8 mg/kg 体重の用量で、OTA を
34 妊娠 6、7、8、9、10、11、12、13、14 及び～15 日目まで毎日 OTA が
35 に強制経口投与された。OTA による急性毒性では腎不全が特徴的であり、
36 4 又は及び 8 mg/kg 体重の OTA 投与群では、それぞれ母動物 1 匹及び又
37 は 10 匹が死亡し、胚は吸収されていた。1 又は及び 2 mg/kg 体重の OTA
38 投与群では、母動物に毒性兆候は見られなかったが、胚は吸収された。
39 0.25、0.50 又は 0.75 mg/kg 体重の OTA 投与群では、妊娠 20 日目に
40 0.75 mg/kg 投与群の母動物で胎児の吸収率が増加した。0.25、0.50 又は

1 及び 0.75 mg/kg 体重投与群の母動物から得た妊娠 20 日目の全ての胎児
2 のは全て体重がコントロール群より体重が低かった。0.75 又は及び 1.0
3 mg/kg 体重投与群の母動物から得た胎児は発育不良で、鼻の変形は、それ
4 ぞれ 96 匹中 5 匹又は及び 28 匹中 16 匹に認められた。1.0 mg/kg 体重投与
5 群の妊娠 20 日目のでは全ての胎児が開眼していた。その他の主な変化と
6 しては、0.25 mg/kg 体重以上のOTA投与量群で用量依存的な胎児の肋骨
7 の湾曲及び胸骨分節の形成不全がみられた。(参照 207)

8 Wistarラット (Wistar、雄、一群 5~10 匹) に 0.289 mg/kg 体重の用
9 量で 2、4、6 又は 8 週間 OTA が 48 時間毎に 2、4、6 又は 8 週間 強制経
10 口投与された。精巣内の α -アミラーゼ、ALP 及び γ GT 活性が増加し、精子
11 形成不全が認められた。(参照 208)

12 妊娠 6~15 日目の Wistarラット (Wistar、妊娠、一群 12~20 匹) の
13 5 群に、0.16 mol/L 炭酸水素ナトリウム溶液として、総量 5 mg/kg 体重
14 の OTA が強制経口投与された。各群の詳細は、妊娠 8 及び 9 日目に 2.5
15 mg/kg 体重/日の OTA 投与群、妊娠 8、9、10 及び~11 日目に 1.25 mg/kg
16 体重/日の OTA 投与群、妊娠 8、9、10、11、12 及び~13 日目に 0.83
17 mg/kg 体重/日の OTA 投与群、妊娠 8、9、10、11、12、13、14 及び~
18 15 日目に 0.63 mg/kg 体重/日の OTA 投与群並びに又は OTA-OTA 溶解
19 液 (0.16mol/L 炭酸ナトリウム溶液) 非を投与しの対照群であつた。同様
20 の方法で、ラット (一群 20 匹) に妊娠 8 及び 9 日目に 2.5 mg/kg 体重
21 の OTA を妊娠 8 又は 9 日目に単回経口投与、並びに妊娠 8、9 及び 10 日
22 目に 1.67 mg/kg 体重の OTA を妊娠 8、9 又は 10 日目に単回経口投与す
23 る発生毒性試験が実施された。ラットは全て妊娠 20 日目にと殺された。
24 各群の雌 1 匹当たりの着床数に有意差はなかった。OTA 総投与量が同じ
25 であっても、数回の投与及び妊娠初期に分けて投与された雌が、最も影響
26 を受けた。雌 1 匹当たりの胚吸収の数は、一日 当たり の用量に依存するし
27 て増加がみられ、雌 1 匹当たりの平均胎児数、胎児体重及び胎盤重量の減
28 少に同様にの用量依存性が認められた。1.2 mg/kg 体重/日投与以上の投
29 与群で、胎児の出血並びに先天性胸腹臓器ヘルニア (celosemia) がみら
30 れ、著者らは、奇形の影響と考察している(参照 74, 205)。 同じグループ
31 でまた、同様に OTA を 1.25 又は 2.5 mg/kg 体重/日の用量で計 5 mg/kg
32 体重投与し、生後 82 日後まで出生児ラットを観察する発生毒性試験が同
33 じ研究グループによって実施された。用量に依存した減少が出生ラットの
34 平均数、4 日後に生存していたラットの平均数及び生存率に用量に依存し
35 た減少が認められたが、離乳時生存率には認められなかった。OTA を 2.5
36 mg/kg 体重で 2 回投与した群では、82 日目の雄と雌の出生児の平均体重
37 が、それぞれ 12 又は 8%減少した。同じ群でまた、出生 15 日目に雄の
38 26%に水頭症が観察され、そのうち 40%は生後 20 日までに死亡した。(参
39 照 206)

40 妊娠 6~15 日目の Sprague-Dawleyラット (Sprague-Dawley、妊娠、

1 一群 6～9 匹) に ~~OTA を~~0 又は 1 mg/kg 体重の OTA を妊娠 6～15 日目/
2 日に経口投与し、妊娠 20 日目にと殺して母動物と胎児が観察された。
3 投与群の胎児体重の減少と吸収胚数の増加が認められたが、母動物に明ら
4 かな悪影響は見られなかった。OTA の~~暴ばく~~露を受けた胎児には、頭蓋
5 骨の骨化不全、胸骨欠損~~又は及び~~尾椎欠損がそれぞれ 30 匹中 6 匹（20%）、
6 4 匹（13.3%）~~又は及び~~2 匹（6.7%）認められた。腎臓~~又は及び~~肺の奇形
7 がそれぞれ 15 匹中 6 匹（40%）~~又は及び~~3 匹（20%）認められた。抗酸
8 化作用のある L-メチオニンを 43.0 mg/kg 体重の用量で OTA と同時に投
9 与すると、OTA 非投与の対照群とほぼ同様の結果となった。（参照 209）

10 ~~妊娠 6～15 日目の Wistar~~ラット (Wistar、妊娠、一群 10 匹) に ~~OTA~~
11 ~~を~~0、0.125、0.25、0.50 又は 0.75 mg/kg 体重の OTA を/日に妊娠 6～15
12 日目に強制経口投与する発生毒性試験が実施された。0.25 mg/kg 体重/~~日~~
13 以上~~の OTA~~投与群で、用量に依存して生存胎児数が減少し、0.75 mg/kg
14 体重/~~日~~の ~~OTA~~投与群では有意に減少した。胎児体重と頭殿長も用量に依
15 存して減少し、胎児の体重増加は 0.50 mg/kg 体重/~~日~~以上~~の OTA~~投与群
16 で有意に減少した。外表奇形、骨格及び臓器の異常が、~~全ての OTA 投与群~~
17 ~~において~~用量に依存して増加し、~~OTA 0.5 mg/kg 体重/日の用量以上投与~~
18 ~~群~~で統計的に有意な増加であった。外表奇形には、脳ヘルニア、頭蓋骨の閉
19 鎖不全、小顎症、小肢症、尾の湾曲、脊柱側湾症及び後部矮小等が認めら
20 れた。骨格異常には、多数の骨の不完全骨化及び融合又は分岐肋骨が認め
21 られた。臓器の異常には、水頭症、小眼症、腎盂拡張、停留精巢等が認め
22 られた。胎児の肝臓、腎臓、脳及び眼の組織学的検査において、0.25
23 mg/kg 体重/~~日~~以上~~の OTA を投与群~~された母動物の胎児に、水腫、腎臓
24 の線維化及び尿細管上皮細胞の変性、肝細胞変性、胆管増殖、小脳の不完
25 全形成並びに水晶体及び網膜の欠損などの発生頻度の増加が認められた。
26 (参照 210, 213)

27 ~~妊娠 6～15 日の Wistar~~ラット (Wistar、妊娠、一群 10 匹) に 0、
28 2.0、2.5、2.75、3.0、3.5 又は 4.0 mg/kg 体重/~~日~~の ~~OTA が~~を 妊娠 6、
29 7、8、9、10、11、12、13、14 又は 15 日目に単回経口投与された。妊娠
30 20 日目にと殺して母動物と胎児が観察された。OTA は胎児に骨格及び臓
31 器の異常を誘発し、2.75 mg/kg 体重/~~日~~以上~~の用量投与群~~で催奇形性が認
32 められた。催奇形性に対し最も感受性の高い時期は、妊娠 6 日目と 7 日目
33 であった。（参照 211）

34 35 ③ ウサギ

36 ~~妊娠 6～18 日目の New Zealand White~~ウサギ (New Zealand White、
37 妊娠、一群 5 匹) に 0.025、0.05 又は 0.10 mg/kg 体重/~~日~~の OTA を 妊娠
38 6 から 18 日目まで経口投与する発生毒性試験が実施された。0.10 mg/kg
39 体重/~~日~~投与群で、胎児体重及び生存胎児数に有意な減少があった。胎児に
40 は、水頭症、小眼症、球節の突き出し、尾の未発達又は無発育、波状肋骨、

腎臓の無形成並びに頭蓋骨及び背骨の骨化不良の発生頻度が増加した。肝臓、腎臓、脳及び眼の組織学的検査により、胎児の肝臓及び腎臓に用量依存的な障害の増加が認められた。（参照 212）

④ ウシ

妊娠3～6か月目のウシ（ホルスタイン、雌妊娠、一群 1頭）の妊娠3～6か月目に0.2、0.75又は1.66 mg/kg 体重/日のOTAが4又は5日間胃内投与された。流産又は胎児死亡はみられなかった。（参照 125）

（6）生殖発生毒性に係るOTA評価書第1版以降の追加知見（案）

生殖発生毒性に係るOTA評価書第1版以降の結果を表●に示した。

表● オクラトキシンAの生殖発生毒性試験の結果（*in vitro*試験）（案）

生物種	ばく露期間	ばく露量	作用	LOAEL (mg/kg 体重/日)	NOAEL (mg/kg 体重/日)	参照
羊卵丘卵母細胞複合体	24時間	0、0.0001、0.001、0.01、0.1、1、10 μM	<ul style="list-style-type: none"> ・ 10 μMで卵丘膨化率と卵母細胞核成熟率の低下 ・ 1 μMで卵丘膨化率と卵母細胞核成熟率が低下しGV期の卵母細胞の割合が増加 ・ 卵母細胞の正常受精率は用量依存的に低下し異常受精卵母細胞は低用量群で増加 ・ 10 μM群で2～4細胞期で停止率増加 	0.0001 μM	0.1 μM	文献リスト No.103
ICRマウス桑実胚（妊娠3日目に子宮洗浄回収）、胚盤胞（妊娠4日目に子宮角洗浄回収）	24時間	0、1、10 μM	<ul style="list-style-type: none"> ・ 10 μM処理胚盤胞でアポトーシス増加、総細胞数及び内部細胞塊細胞減少 ・ 10 μM群で桑実胚の胚盤胞への発育割合低下（対照群83%、10μM群30.4%） 		1 μM	文献リスト No.216
ブタの顆粒膜細胞	24時間	0、20、40 μM	<ul style="list-style-type: none"> ・ 生細胞数は用量依存的に減少 ・ G2/M期割合が用量依存的に増加 ・ 40μM群でATR、BRCA1、RAD51タンパク質が増加。 ・ 20及び40μM群で、γ-H2AX、XRCC1、RPA2及びP53タンパク質が増加。PCNAタンパク質が低下。 	20 μM		文献リスト No.622

1 【事務局より】
2 文献リスト No.048、ご提供文献 No.1 につきまして、表を追加しておりま
3 す。

4
5

表● オクラトキシンAの生殖発生毒性試験の結果（*in vivo*試験）（案）

動物種等 (動物数 /群)	試験、投与 方法、期間	投与量		作用	LOAEL (mg/kg 体重/日)	NOAEL (mg/kg 体重/日)	参照
		mg/kg 飼料	mg/kg 体重/日				
ラット、 F344、雌 雄（10）	生殖発生、 混餌、交配 前2週間、交 配2週間、妊 娠期間・哺 乳期間（42 日）	0、0.16、 0.4、1.0、 2.5	雄： 0、 0.0089、 0.0217、 0.0552、 0.1418 雌： 0、 0.0119、 0.0339、 0.0733、 0.167 (相当)	・0.16 mg/kg 飼料 以上群のF ₁ 雄で尿 細管変性	0.0089 (相当)		文献リスト No.048
ラット、 F344、雌 雄（16）	生殖発生、 混餌、交配 前2週間、交 配2週間、妊 娠期間・哺 乳期間（42 日）、離乳 後69日	0、 0.026、 0.064、 0.16、 0.4、1.0	生後90日 F ₁ 雄： 0、 0.0021、 0.0052、 0.0130、 0.032、 0.0837 F ₁ 雌： 0、 0.0022、 0.0056、 0.0130、 0.0342、 0.0870 (相当)	・生後90日のF ₁ 雌で 0.16 mg/kg 飼料 以上群の多卵性卵 胞数及び総卵胞数 に対する割合上昇	0.0130 (相当)	0.0056 (相当)	ご提供論文 No.1

6
7
8
9
10
11
12
13
14
15
16

・ *in vitro* 試験

生後 6 か月未満の羊の卵巢から卵丘卵母細胞複合体を分離して、0、
0.0001、0.001、0.01、0.1、1 又は 10 μ M の OTA でインキュベーション
した結果、10 μ M 群で卵丘の膨化率及び卵母細胞核の成熟率の低下を誘発
し、アポトーシスを起こした卵丘細胞の割合が増加した。また、胚は 2~4
細胞期で分裂が停止した。1 μ M 群では卵丘の膨化率及び卵母細胞核の成熟
率が低下し、卵核胞（Germinal Vesicle）期の卵母細胞の割合が増加した。
（文献リスト No.103）

マウス（ICR）の胚盤胞を 0、1、5 又は 10 μ M の OTA に 24 時間イン

1 キュベーションして TUNEL 染色した結果、10 μ M 群でアポトーシスを誘
2 発し対照群の 9 倍の胚盤胞の細胞が死滅した。また、桑実胚の胚盤胞への
3 発育割合は、対照群の 83%に対して 10 μ M 群で 30.4%に減少した。各群
4 の胚盤胞をそれぞれ 300~320 個採取して 8 日間インキュベーションした
5 結果、フィブロネクチンコートディッシュへの着床率に各群で違いが無か
6 った。各群の胚を偽妊娠 4 日目のマウス（ICR の雌を C57BL/6J の精管切
7 除雄で偽妊娠させた）に移植した結果、10 μ M 群は着床率で対照群と差が
8 無かったが胚の吸収率が増加した。また、各群で胎盤重量に差が無かった
9 が、10 μ M 群の胎児体重が低下した。各群の胚盤胞について蛍光色素
10 DCF-DA により ROS 含量を測定したところ、10 μ M 群で増加がみられた。
11 抗 Bax 及び抗 Bcl-2 免疫染色した結果、処理群でそれぞれアポトーシス促
12 進因子の Bax の発現が増加し、アポトーシスを阻害する Bcl-2 の発現が減
13 少した。また、10 μ M 群でミトコンドリア染色色素の DiOC6 取込みが抑
14 制された。（文献リスト No.216）

15
16 ブタの顆粒膜細胞を 0、20 又は 40 μ M の OTA で 24 時間インキュベ
17 ションした結果、それぞれの生存細胞率が 100、87.67 及び 74.16%で処理
18 群の G2/M 期割合が増加した。40 μ M 群でセリン/スレオニンキナーゼの
19 ~~ATR (Ataxia Telangiectasia and Rad3-related)~~ の免疫染色強
20 度、DNA2 本鎖切断修復の BRCA1 の免疫染色強度及びタンパク質発現レ
21 ベル並びに RAD51 の免疫染色による陽性細胞率及びタンパク質発現レ
22 ベルが増加した。また、20 及び 40 μ M 群で DNA2 本鎖切断マーカーの γ -
23 H2AX の免疫染色による陽性細胞率とタンパク質発現レベル、DNA1 本鎖
24 切断修復の XRCC1、DNA 修復タンパク質の PARP1 及び RNA 損傷関連
25 タンパク質の RPA2 及び ~~Pp53~~ のタンパク質発現レベルが増加した。一方、
26 DNA 合成酵素活性促進因子の PCNA (Proliferating Cell Nuclear
27 Antigen) のタンパク質発現レベルが 20 及び 40 μ M 群で低下した。（文
28 献リスト No.622）

29
30 【事務局より】

31 以降の生殖発生毒性に関する知見につきましては、表を挿入しておりま
32 す。

33 ・ *in vivo* 試験

34 ラット（F344、雌雄、一群各 10 匹）に 0、0.16、0.4、1.0 又は 2.5
35 mg/kg 飼料の OTA を 70 日間（交配前 2 週間、交配 2 週間、交配後 42 日
36 （妊娠期間・哺乳期間））混餌投与（F₀雄：0、0.0089、0.0217、0.0552
37 又は 0.1418 mg/kg 体重/日相当、F₀雌：0、0.0119、0.0339、0.0733 又
38 は 0.167 mg/kg 体重/日相当）した。~~F₀雄では、2.5 mg/kg 飼料群におい~~
39 ~~て腎臓の相対重量が対照群と比較して低下し、血漿中のアルブミン、ナト~~
40 ~~リウム、総ビリルビンおよび総タンパク質が増加した。1.0 mg/kg 飼料群~~

1 ~~では、腎臓の相対重量が低下した。F₀ 雌では、2.5 mg/kg 飼料群において~~
2 ~~投与終了時、の体重が低下し、腎臓の相対重量と卵巣の絶対重量が低下し~~
3 ~~た。この他の F₀ の雌雄における毒性所見は、亜急性毒性の項に示した。また、~~
4 ~~血漿コレステロール、赤血球数、ヘモグロビン、ヘマトクリット値、~~
5 ~~赤血球分布幅、単球、好中球の値がいずれも低下した。病理組織学検査で~~
6 ~~は、0.16 mg/kg 飼料以上の群の雌雄の腎臓に尿細管変性が認められ、そ~~
7 ~~の重症度は雌で 0.16 mg/kg 飼料以上（1.0 mg/kg 飼料群を除く）、雄で~~
8 ~~は 0.4 mg/kg 飼料以上の群で増加した。~~

9 また、妊娠した F₀ の匹数に、OTA 投与による影響はなかった。ただし、
10 2.5 mg/kg 飼料群において、対照群と比較して、母動物 1 匹当たりの胚吸
11 収数（子宮内膜胚吸収部位）が多く、生後 0 日及び生後 4 日の生存 F₁ 数が
12 少なかった。一腹あたりの F₁ の雌雄比は OTA 投与の影響を受けなかった。
13 2.5 mg/kg 飼料群の出生した 2 匹の F₁ が生後 4 日までに すべて 死亡してい
14 るので、生後 21 日における F₁ の解析は、0、0.16、0.4 又は 1.0 mg/kg
15 飼料群で行った。1.0 mg/kg 飼料群の F₁ 雄の 4、7、14 及び 21 日齢の平
16 均体重は、対照群と比較して低下していた。4 日齢における肛門性器間距
17 離（AGD）~~（mm）~~又は AGD/体重立方根値には、OTA 投与の影響はなか
18 った。4 日齢における頭殿長（CRL）は、1.0 mg/kg 飼料群で低下した。
19 F₁ 雌では、1.0 mg/kg 飼料群の平均体重が 4 及び 7 日齢において対照群と
20 比較して低下した。AGD~~（mm）~~、AGD/体重立方根値及び CRL は OTA
21 投与 の影響がみられにより変動しなかった。21 日齢において、1.0 mg/kg
22 飼料群の F₁ 雄では、肝臓及び腎臓の相対重量及び精巣の絶対重量が対照群
23 と比較して低下した。血漿 BUN は、全ての OTA 投与群の F₁ 雄で上昇し
24 た。血漿コレステロールは、1.0 mg/kg 飼料群の F₁ 雄で対照群と比較して
25 上昇した。F₁ 雌では、対照群と比較して、1.0 mg/kg 飼料群では肝臓の相
26 対重量が低下し、血漿コレステロール値が高値を示した。腎臓の相対重量
27 は、0.4 mg/kg 飼料群及び 1.0 mg/kg 飼料群で低値を示した。病理組織学
28 検査では、21 日齢の F₁ 雌雄の腎臓に病変がみられ、尿細管変性の重症度
29 及び発生頻度が、0.16 mg/kg 飼料以上 の群の F₁ 雄及び 0.4 mg/kg 飼料以
30 上 の群の F₁ 雌において増加した。生後 21 日に、OTA ばく露により腎臓に
31 見られた最も影響を受けなかったラットの腎臓低いスコア（Severity
32 Score 1）の病理学的変化としてでは、OSOM（腎髄質外層外帯）及び髓
33 放線に軽度に巨大核を示す上皮細胞が多数みられた。1.0 mg/kg 飼料群で
34 は、OSOM 及び髓放線の 近位尿細管分節-S3 セグメントの上皮に軽度の好
35 塩基性化、配列不整、及び軽度の空胞化がみられた。尿細管腔内には多数
36 のアポトーシス小体がみられた。巨大核形成もみられ、有糸分裂は軽度に
37 増加した。皮質では萎縮尿細管が多巢性に認められ、萎縮尿細管の周囲間
38 質では線維芽細胞が軽度に増加して いた。（文献リスト No.048）

39
40 ラット（F344、雌雄、一群各 16 匹）に 0、0.026、0.064、0.16、0.4

1 又は 1.0 mg/kg 飼料の OTA を 138 日間（交配前 2 週、交配期間 2 週、妊
2 娠期間 21 日、哺育期間 21 日及び離乳後 69 日）混餌投与（F₀ 雄：0、
3 0.0014、0.0033、0.0084、0.0210 又は 0.0520 mg/kg 体重/日相当、F₀
4 雌：0、0.0021、0.0055、0.0135、0.0317 又は 0.0796 mg/kg 体重/日相
5 当、F₁ 雄 90 日齢：0、0.0021、0.0052、0.0130、0.032 又は 0.0837
6 mg/kg 体重/日相当、F₁ 雌 90 日齢：0、0.0022、0.0056、0.0130、
7 0.0342 又は 0.0870 mg/kg 体重相当）した。~~1.0 mg/kg 飼料群の F₀ 雄で~~
8 ~~腎髄質外層外帯の近位尿細管上皮細胞にアポトーシス増加及び変性が認め~~
9 ~~られた。F₀ 雄の白血球数及びリンパ球数が 1.0 mg/kg 飼料群で増加し、ヘ~~
10 ~~マトクリット値、好中球割合及び赤血球分布幅が 1.0 mg/kg 飼料群で減少~~
11 ~~し、BUN 及び塩素が 0.4 mg/kg 飼料以上の群で減少し、AST、総タンパ~~
12 ~~ク質及びナトリウムが 0.16 mg/kg 飼料以上の群で減少した。F₀ 雌では、~~
13 ~~1.0 mg/kg 飼料群で BUN が低下した。~~

14 血漿中テストステロンは 1.0 mg/kg 飼料群の F₀ 雄で減少し、0.4 及び
15 1.0 mg/kg 飼料群の F₀ 雄ラットでは精子の進路速度、進行速度及び軌跡速
16 度が低下したが、OTA 投与による妊娠ラットの匹数又は出産ラットの匹数
17 に影響は無かった。1.0 mg/kg 飼料群の母動物 1 匹あたりの着床数は対照
18 群に比較して多く、着床から生後 4 日までに母動物 1 匹あたりの失われた
19 F₁ の数も多かったが、生後 4 日における児の数は対照群とほぼ同じであっ
20 た。この他の F₀ の雌雄における毒性所見は、亜急性毒性の項に示した。

21 0.4 及び 1.0 mg/kg 飼料群の F₁ 雄ラットの性成熟（包皮分離）が遅延し
22 た。また、1.0 mg/kg 飼料群の F₁ 雄の生後 41 日から 90 日の体重が低下
23 し、0.4 及び 1.0 mg/kg 飼料群の F₁ 雌雄の腎臓相対重量が減少した。病理
24 組織学的には、0.4 及び 1.0 mg/kg 飼料群の生後 90 日の F₁ 雌雄に腎髄質
25 外層外帯の近位尿細管上皮細胞の核大小不同、巨大核~~化~~形成及びアポトー
26 シスが増加した。血液生化学においては、F₁ 雌の塩素が 0.064 及び 0.4
27 mg/kg 飼料以上群で低下し、F₁ 雄のナトリウムと F₁ 雌のコレステロール
28 及び塩素が 0.4 及び 1.0 mg/kg 飼料群で低下した。生後 90 日の F₁ 雌の
29 0.16、~~0.4 及び 1.0~~ mg/kg 飼料 以上 群の多卵性卵胞（Multi-oocyte
30 follicle）数及びその総卵胞数に対する割合が上昇した。（ご提供文献
31 No.1）

33 【事務局より】

34 「遺伝毒性」の項目に関しまして、森田専門参考人よりご意見をいただき、表
35 と本文の一部を修正しております。（91～111 ページ黄色ハイライト部分）

36 （~~5-7~~）遺伝毒性

37 遺伝毒性試験の結果を表 16 及び表 17 にまとめた。

38
39 表 16 オクラトキシンAの *in vitro* 遺伝毒性試験結果

1
2

表 16-1 微生物を用いた突然変異試験

試験	対象	OTA 濃度	代謝活性化			年	参考文献
			活性化に用いた物質	無	有		
復帰突然変異試験	<u>Salmonella typhimurium</u> (TA1535、 TA100、 TA1537、 TA98株) TA100 TA1537 TA98	0.1、1、 10、100 μg/プレー ト	ラット肝臓 S9 mix	— — —	— — —	1978	(参照 214)
復帰突然変異試験	<u>S. typhimurium</u> (TA1535、 TA1537、 TA1538株) TA1537 TA1538	0.5、5、 50、500 μg/プレー ト	ラット肝臓 S9 mix	— — —	— — —	1980	(参照 215)
復帰突然変異試験	<u>S. typhimurium</u> (TA1535、 TA100、 TA1538、 TA1537、 TA98株) TA100 TA1538 TA1537 TA98	50、100、 200、400、 600 μg/ プレート	ラット肝臓 S9 mix	— — — —	— — — —	1985	(参照 216)
復帰突然変異試験	<u>S. typhimurium</u> (TA1535、 TA100、 TA98、 TA97株) TA100 TA98 TA97	1、3.3、 10、33、 100 μg/ プレート	ハムスター及びラットの肝臓 S9 mix	— — —	— — —	1989	(参照 191)
復帰突然変異試験	<u>S. typhimurium</u> (TA102株)	37、 111.1、 333.3、 991.2 μg/プレート	ラット肝臓 S9 mix	—	—	1991	(参照 217)

3

試験	対象	OTA 濃度	代謝活性化		年	参考文献
			活性化に用いた物質	無		
復帰突然変異試験	<u><i>S. typhimurium</i></u> (TA1535、 TA100、 TA1538、 TA1537、 TA98株) TA100 TA1538 TA1537 TA98	0.2 μmol /2m ⁺ L	OTA をラット初代培養肝細胞と培養インキュベーションした調整調製培地、2 時間	n.d. n.d. n.d. n.d. n.d.	+ (TA1535、 TA100、 TA1538株) + + - (TA1537、 TA98株) =	1991 (参照218)
復帰突然変異試験	<u><i>S. typhimurium</i></u> (TA1535、 TA1538、 TA98株) TA1538 TA98	0、121、 403、1210 μg/プレート (0、0.3、 1、3 μM/ プレート)	マウス腎臓 S9+アラキドン酸で陽性(TA1535株)。 マウス腎臓 S9+アラキドン酸で用量依存的に陽性(TA1538、TA98株)。 マウス肝臓 S9+アラキドン酸で用量依存的に陽性。	- = =	+ + +	1999 (参照130)
復帰突然変異試験	<u><i>S. typhimurium</i></u> (TA100、 TA2638株) TA2638	10~200 μg/ プレート	ラット腎臓ミクロソーム/細胞質+NADPH+GSH、ラット肝臓細胞質、ラット肝臓 GSH S-転換酵素粗抽出物、ラット肝臓 S9+NADPH+GSH、ヒトCYP3A4、HRP+過酸化水素	- = =	- = =	2001 (参照129)
復帰突然変異試験	<u><i>S. typhimurium</i></u> (TA100、 TA98株) TA98	2.5、5、 10、25、50 mM/L μg/ プレート	ヒト肝臓がん由来 HepG2 細胞 S9mix	- = =	- = =	2002 (参照219)

復帰突然変異試験	<u><i>S. typhimurium</i></u> (TA100、 TA102、 TA104、 TA1538、 TA1537、 TA98、 TA1535、 TA97a株) TA102 TA104 TA1538 TA1537 TA98 TA1535 TA97a	0.01、0.04、 0.05、0.1、 0.2、0.25、 0.5 μ M/プレート	ラット肝臓 S9 mix（市販） 又はラット初代培養肝細胞と OTA をインキュベーション した上清(参照 220)と同じ条 件)	— — — — — — —	— — — — — — —	2003	(参照 221)
復帰突然変異試験	<i>Escherichia coli</i> (WP2、 WP2 <i>uvrA</i> 株) WP2 <i>uvrA</i> -	0.1~1000 μ g/mL 0.1~1000 mg/mL	ラット肝臓 S9 mix ラット肝臓 S9 mix	— —	— —	1985	(参照 216)
突然変異試験	<i>Saccharomyces cerevisiae</i> (D3株)	非活性化： 100 μ g/mL 活性化：50 μ g/mL プレート	ラット肝臓 S9 mix	—	—	1978	(参照215)

1 +: 陽性、-: 陰性、n.d.:データ無し

【事務局より】

表16-2中の代謝活性におけるカッコは「弱」を示しているため、枠外に補足として説明を追記しました。

表16-2 哺乳類培養細胞を用いた遺伝子突然変異試験

試験	対象	OTA 濃度	代謝活性化			備考	年	参照文献
			活性化に用いた物質	無	有			
遺伝子変異試験 (H PRT)	C3H マウス乳腺癌細胞由来 FM3A	5、10 µg/mL		—	n.d		1977	(参照 222)
マウスリンフォーマ TK 試験	マウスリンパ腫細胞 L5178Y TK+/-	0.1、0.5、1、2.5、5、7.5、10、12.5 µg/mL	ラット肝臓 S9 mix	—	—	・25 mg/mL 以上は細胞毒性。	1985	(参照 216)

試験	対象	OTA 濃度	代謝活性化			備考	年	参照文献
			活性化に用いた物質	無	有			
遺伝子変異試験 (pSV .SP ORT lacZ)	マウス胎児線維芽細胞由来 NIH/3T3 (ヒトCYP 発現)	2、10、50、100 µg/mL	ヒト CYP を発現させた細胞	—	+	・CYP1A1、CYP1A2、CYP2C10、CYP3A4 は OTA による変異を誘導 ・CYP2D6 及び CYP2E1 は変異を誘導しなかった。	1996	(参照 223)
遺伝子変異試験 (H PRT)	チャイニーズハムスター V79 細胞	0.1、0.25、0.5、1、2.5、5、10、50、100 µM	ラット肝臓 S9 mix	—	—		2003	(参照 221)
遺伝子変異試験 (H PRT)	チャイニーズハムスター V79 細胞	35、80、187、483 µM (3 時間)	ラット肝臓及び腎臓 S9 mix	(+)	(+)	・用量相関性は無い弱い染色体異常。 ・代謝は関係なし。	2007	(参照 224)

マウスリンフ細胞 TK 試験	マウスリンパ腫細胞 LY5178/T K+/-	3, 81, 188, 438 μM (3時間)	ラット腎臓 S9 mix	(+)	(+)	・ 81 μM 以上 (- S9) 又は 3~188 μM (+S9) で弱い染色体異常。		
----------------	-------------------------	-------------------------------------	--------------	-----	-----	---	--	--

+: 陽性、-: 陰性、(+):弱陽性、n.d.:データ無し

表 16-3 哺乳類培養細胞を用いた小核試験/染色体異常試験

試験	対象	OTA 濃度	代謝活性化			備考	年	参考文献
			活性化に用いた物質	無	有			
小核試験	ヒツジ精囊小胞細胞由来 OSV 細胞	12, 18, 24, 30 μM		+	n.d.	・ 12 μM から用量依存的に陽性。 ・ キネトコア染色により OTA の作用は主に構造異常。	1997	(参照 225)
小核試験	シリアンハムスター胚初代培養 SHE細胞	5, 10, 15, 20 μM		+	n.d.	・ 5~15 μM で用量依存性あり。20 μM は細胞毒性あり。 ・ OTA 培養インキュベーション 36 時間で影響が最も強く認められた。 ・ キネトコア染色により OTA の作用は構造異常。 ・ 細胞内カルシウムの変化による誘発効果、アクチンフィラメントに作用。	1999	(参照 226)

試験	対象	OTA 濃度	代謝活性化			備考	年	参考文献
			活性化に用いた物質	無	有			
小核試験	ヒト肝臓がん由来 HepG2 細胞	25 $\mu\text{g}/\text{mL}$ (1時間又は 24 時間培養)		+	n.d.	・ 時間依存的な小核を有する細胞数の増加。	2002	(参照 219)
		5, 10, 25, 50 $\mu\text{g}/\text{mL}$ (24 時間培養)		+	n.d.	・ 5~25 $\mu\text{g}/\text{mL}$ で小核を有する細胞数の用量依存的増加。		
染色体異常試験	チャイニーズハムスター CHO 細胞	30, 50, 100, 160, 300 $\mu\text{g}/\text{mL}$		-	-		1989	(参照 191)
染色体異常試験	ヒトリンパ細胞 (6 名健康女性)	0.015 μM	ラット肝臓 S9 mix	+	+	・ 数的異常及び構造異常。 ・ 数的異常では X 染色体のトリソミーが多い (バルカン風土病腎症) によくみられる。	1990	(参照 227)

染色体異常試験	ウシリンパ球	0.1、0.5、1、2 μM		+	n.d.	<ul style="list-style-type: none"> ・ 0.1 μM から用量依存的な染色体切断、染色分体切断、フラグメンテーション、ギャップの増加。 ・ 0.1 μM で2~3倍、2 μM で4~5倍。 	2004	(参照 228)
染色体異常試験	チャイニーズハムスターV79細胞	24.8、53.2、114.9、247.6、532.4、1149.0、2476.4 μM	ラット肝臓又は腎臓 S9 mix	-	-	・ 2476.4 μM は細胞毒性。	2008	(参照 229)
	ヒトリンパ細胞(健常男性 1名)		ラット肝臓 S9 mix	-	-	・ 532.4 μM 以上で細胞毒性。		

+ : 陽性、- : 陰性、n.d.:データ無し

表 16-4 インディケーター試験

試験	対象	OTA 濃度	代謝活性化			備考	年	参考文献
			活性化に用いた物質	無	有			
Recアッセイ	<i>Bacillus subtilis</i> H17(rec ⁺) M45(rec⁻) rec	20~100 $\mu\text{mg}/\text{disc}$		-	n.d.		1975	(参照 230)
SOS 試験	<i>E. coli</i>			-	n.d.		1986	(参照 87)
SOS 試験	<i>E. coli</i> PQ37	1、2、4 mM		+	n.d.	・ ビタミン E の水溶性型であるトロロックス C (Trolox C) は、OTA の遺伝毒性を完全に消失させた。	1994	(参照 231)
DNA 一本鎖切断試験	BALB/c 雄マウス初代培養脾臓細胞	10 $\mu\text{g}/\text{mL}$		+	n.d.	・ 48 時間培養インキュベーションで DNA 一本鎖切断。	1985	(参照 232)
DNA 一本鎖切断試験	チャイニーズハムスター卵巣細胞、	25、50、100、200 $\mu\text{g}/\text{mL}$		+	n.d.	・ 200 $\mu\text{g}/\text{mL}$ で陽性。	1986	(参照 233)
	ラット線維芽細胞	25、50、100、200 $\mu\text{g}/\text{mL}$		-	n.d.			
試験	対象	OTA 濃度	代謝活性化			備考	年	参考文献
			活性化に用いた物質	無	有			
コメットアッセイ	ヒト肝臓がん由来 HepG2	2.5、5、10、15、20、25、30 $\mu\text{g}/\text{mL}$		+	n.d.	・ 用量依存的に陽性に増加。	2002	(参照 219)

コメント アッセイ	イヌ腎臓 MDCK 細胞	0.00 <u>0</u> 1、0.01、 0.1、 <u>1</u> 、 10、100、500 μ M	ラット肝臓 S9 mix	+	+	<ul style="list-style-type: none"> ・ S9 mix は DNA 損傷を増強。 ・ 濃度依存的に一本鎖切断を誘導。 	2003	(参照 234)
コメント アッセイ	チャイニー ズハムスタ ー肺由来V79 細胞	500、1000、2000 μ M L (1 時間) 0.25、0.5、1、2.5 μ M L (24 時間)		+	n.d.	<ul style="list-style-type: none"> ・ 2.5 μM 以上 24 時間で生存率低下、アポトーシス増加。 ・ 1 時間の OTA 処理で 500 μML 以上で増加傾向、2000 μML で Fpg 存在下で有意に DNA 損傷の増加。 ・ 24 時間の 0.5 μML 以上の OTA 濃度で有意に DNA 損傷増加し、Fpg 処理により全ての用量で増加。 	2005	(参照 235)
コメント アッセイ	サバンナモ ンキー腎臓由 来 CV-1 細胞	<u>500、1000、2000</u> <u>μM (1 時間)</u> <u>0.25、0.5、1、</u> <u>2.5、5 μM (24</u> <u>時間)</u>		+	n.d.	<ul style="list-style-type: none"> ・ 生存率の明らかな低下なし。 ・ 1 μML 以上でアポトーシス増加。 ・ 1 時間の OTA 処理で 1000 μML で有意に DNA 損傷の増加、Fpg 及び EndoIII 処理により全ての用量で増加。 ・ 24 時間では OTA による DNA 損傷の増加は認められなかったが、Fpg 処理により全ての用量で増加。 	2005	(参照 235)
コメント アッセイ	雄ラット初 代培養腎細 胞	25、50、100 μ M L		+	n.d.	<ul style="list-style-type: none"> ・ OTA による DNA 損傷の増加は認められなかった。 ・ Fpg 及び EndoIII 存在下では DNA 損傷増加。 	2005	(参照 235)
コメント アッセイ	ヒト CYP2C9 又 は CYP3A4 を発現させ た NIH/3T3 細胞	10、25、50、100、 150、200 μ M L (8h)	ヒト CYP2C9 又は CYP3A4	-	+	<ul style="list-style-type: none"> ・ 非発現細胞では OTA の影響ほとんどなし。 ・ CYP2C9 発現により 200 μM で陽性。 	2006	(参照 236)
コメント アッセイ	ヒト初代培 養尿路上皮 細胞	100 μ M L (3h)		±	n.d.	<ul style="list-style-type: none"> ・ 個人差あり。 	2006	(参照 237)
試験	対象	OTA 濃度	代謝活性化			備考	年	参照文 献
			活性化に用 いた物質	無	有			

コメット アッセイ	ヒト腎臓由 来 HK-2 細胞	50 μ M (6 及び 24 時間)		+	n.d.	・ 6 時間では陰性。 ・ 24 時間で陽性で、細 胞毒性の影響あり。 ・ Fpg 及び EndoIII 処 理の結果は陽性。DNA の酸化的ダメージを示 唆。	2007	(参照 238)
コメット アッセイ	ヒト腎臓由 来 HK-2 細胞	50、100、200、 400、600 μ M (6時間)	ラット肝臓 S9 mix	-	±	・ 3 時間では S9 の有無 にかかわらず陰性。 ・ EndoIII 及び Fpg に より酸化的 DNA 損 傷、S9 存在下の Fpg では有意に増加。	2007	(参照 239)
DNA 損傷 試験	チャイニーズ ハムスター CHO 細胞	0.2、0.8、1 mM、 (3 時間)		+	n.d.	・ 用量依存的に陽性に 増加。	2009	(参照 240)
不定期 DNA 合成 試験	ACI ラット初 代培養肝細 胞	0.1、10 μ M (0.4、 20時間) 4)		+	n.d.	・ 10 μ M で細胞毒 性。	1984	(参照 241)
	C3H マウス 初代培養肝 細胞	10、100 μ M (4、 20時間)		+	n.d.	・ 100 μ M で細胞毒 性。	1984	
不定期 DNA 合成 試験	F344 雄ラッ ト初代培養 肝細胞	0.0000025、 0.000005、 0.00025、 0.0005、0.0025、 0.005、0.025、 0.05 μ g/mL		-	n.d.	・ 0.025 μ g/mL 以 上で細胞毒性。	1985	(参照 216)
不定期 DNA 合成 試験	F344 ラット 肝細胞	0.01、0.1、0.5、 0.75、1 μ M		+	n.d.	・ 1 μ M 以上は細胞毒 性。 ・ 0.75~1 μ M で弱い陽 性。	1997	(参照 242)
	ブタ膀胱上 皮細胞	0.25、0.5、0.75、 1、1.5、3、5 μ M		+	n.d.	・ 0.5~1 μ M で用量依 存的に増加 ・ 1 μ M 以上は細胞毒 性。		
不定期 DNA 合成 試験	ヒト尿路上 皮細胞	0.05、0.1、0.25、 0.5、0.75、1、 1.5、2 μ M (24 時間)		+	n.d.		1998	(参照 243)
不定期 DNA 合成 試験	ヒト初代培 養尿路上皮 細胞(胎児か ら 66 歳まで 4 例)	0.01、0.025、 0.05、0.1、0.25、 0.5、0.75、1、 1.5、2 μ M (24 時間)		+	n.d.	・ 0.5 μ M 以上では全 ての細胞で細胞毒性 ・ 0.05 μ M で DNA の修復率は最大 ・ 成人由来培養細胞で 0.05~0.5 μ M の OTA 濃度範囲において陽 性。	2000	(参照 244)
姉妹染色 分体交換 試験	ヒト末梢血 リンパ細胞	5~10 μ g/mL		-	n.d.	・ 10 μ g/mL で有糸分 裂阻害。	1984	(参照 245)

第62回かび毒・自然毒等専門調査会
OTA評価書（案）

姉妹染色 分体交換 試験	チャイニーズ ハムスター CHO 細胞	5、16、50、160、 500 µg/mL (2 時間)	ラット肝臓 S9 mix	-	+	・ S9 存在下で弱い陽 性、用量依存性 ・ 500 µg/mL は細胞 毒性。	1989	(参照 191)
--------------------	---------------------------	-------------------------------------	-----------------	---	---	---	------	-------------

試験	対象	OTA 濃度	代謝活性化			備考	年	参照文 献
			活性化に用 いた物質	無	有			
姉妹染色 分体交換 試験	ヒトリンパ 細胞	0.001、0.01、0.1、 1、10 µM	OTA をラット 初代培養肝細 胞と培養イン キューベーションした調整調 製培地	+	+	・ OTA 0.01~0.1 µM で陽性 ・ 10 µM で細胞毒性。	1991	(参照 218)
姉妹染色 分体交換 試験	ウシリンパ 球	0.1~2 µM	マイトジェン で 72h 刺激後。	+	n.d.	・ 細胞生存率の減少、 アポトーシスの増加	2004	(参照 228)
姉妹染色 分体交換 試験	チャイニー ズハムスタ ーV79 細胞	24.8、53.2、 114.9、247.6、 532.4、1149.0、 2476.4 µM	ラット肝臓及 び腎臓 S9 mix	-	-	・ 2476.4 µM は細胞毒 性。	2008	(参照 229)
	ヒトリンパ 細胞		ラット肝臓及 び腎臓 S9 mix	-	-	・ 532.4 µM は細胞毒 性。		

+ : 陽性、- : 陰性、n.d. : データなし

1 表 17 オクラトキシン A の *in vivo* 遺伝毒性試験結果

試験	対象	OTA 用量、投与 方法、期間	結果	備考	年	参考文献
小核試験	Swiss マウス	1 µg/kg 体重、 混餌、14 日間	+	・有糸分裂及び減数分裂における染色体異常。 ・ビタミン A 投与（132 IU/kg 体重/日）は OTA の影響を有意に抑えた。	1994	（参照 246）
染色体異常試験	マウス 骨髄細胞、精子 細胞	1 µg/kg 体重/ 日、混餌、45 日間	+	・有糸分裂及び減数分裂における染色体異常。 ・ビタミン C 投与（10 mg/kg 体重/日）は OTA の影響を有意に抑えた。	1994	（参照 247）
染色体異常試験	F344 ラット、雄	0、250、500、 1000、2000 µg/kg 体重、5 回 /週、強制経口、2 週間	-	・脾臓細胞において染色分体と染色体欠失の染色体異常の僅かな増加、統計的な有意差なし（DNA に直接結合しない物質でみられる異常）。	2005	（参照 248）
染色体異常試験	BALB/c 雄マウス	0.6、1.2、2.4 mg/kg 体重、腹腔内、24 時間 後にと殺	+	・骨髄細胞において用量依存的に構造的染色体構造異常（癒合、切断、リング形成、欠失）。	2008	（参照 249）
姉妹染色分体交換試験	チャイニーズ ハムスター、 雄	0、25、50、 100、200、400 mg/kg 体重、経口	-	・100 mg/kg 以上で細胞毒性。	1985	（参照 216）
DNA 損傷試験（アルカリ溶出法）	BALB/c マウス、 脾臓細胞	2.5 mg/kg 体重、単回、腹腔内	+	・24 時間後に脾臓、腎臓、肝臓で DNA 損傷が認められた。 ・48 時間後には腎臓では回復したが肝臓ではより強い影響が認められた。	1985	（参照 232）
DNA 損傷試験（アルカリ溶出法）	Wistar ラット、雄	0.29 mg/kg 体重、強制経口、48 時間毎に 12 週	+	・腎臓と肝臓で一本鎖切断。	1986	（参照 250）

2

第62回かび毒・自然毒等専門調査会
OTA評価書（案）

試験	対象	OTA 用量、投与 方法、期間	結果	備考	年	参考文献
コメット アッセイ	F344 ラット、雄	0、250、500、1000、2000 µg/kg 体重、強制経口、1 週間に 5 回、2 週間	+	<ul style="list-style-type: none"> ・肝臓及び脾臓で 500 µg/kg 以上で用量依存的な DNA 損傷。 ・腎臓では 250 µg/kg 以上で DNA 損傷、用量依存性なし。 ・Fpg 処理により腎臓における DNA 損傷が増加したが、脾臓及び骨髄細胞では Fpg の影響は認められなかった。 ・骨髄では 500 µg/kg 以上で DNA 損傷が増加し、末梢血では陰性。 	2005	(参照 248)
コメット アッセイ	F344 ラット、雄	0、0.03、0.1、0.3 mg/kg 体重/日、経口、4 週間	+	<ul style="list-style-type: none"> ・Fpg 処理により全ての投与群で腎臓及び肝臓に DNA 損傷がみられた。 ・タンパク質の酸化は認められなかった。 	2005	(参照 251)
コメット アッセイ	Wistar ラット、雌	0.5 mg/kg 体重/日、腹腔内、7、14、21 日間	+	<ul style="list-style-type: none"> ・腎臓、7 日間投与以後投与回数に依存して陽性。 ・腎臓組織では OTA 濃度に依存した。 ・DNA 損傷。 	2006	(参照 252)
トランスジェニックげっ歯類遺伝子変異試験	F344 gpt delta ラット、雌雄	0、0.36~0.38 mg/kg 体重混餌、4 週間・13週間	+	<ul style="list-style-type: none"> ・腎臓における gpt アッセイは陰性。 ・腎臓髄質外層外帯で Spi 変異体頻度の有意な増加がみられ、腎臓髄質外層外帯特異的に DNA の欠失が誘発されていることを示していた。 	2011	(参照 253)

+: 陽性、-: 陰性

① 遺伝子突然変異

・ *in vitro* 試験（表 16-1、16-2）

細菌を用いたほとんどの復帰突然変異試験（Ames 試験）では、代謝活性化の有無にかかわらず OTA 暴ばく露の影響は認められなかった。

サルモネラ菌 *S. typhimurium* Typhimurium TA1535、TA1537、TA1538、TA100、TA98 又は TA97 株を用いた細菌の復帰突然変異試験（0.1~500 µg OTA/プレート）の結果は、ラット又はハムスター肝臓 S9 又は HepG2 細胞（ヒト肝臓がん由来培養細胞）由来 S9 による代謝活性化の有無にかかわらず陰性であった(参照 191, 214, 215, 219)。Wistar ラット初代培養肝細胞を 100 µM の OTA と 24 時間培養した後の培養液（0.200 nM µmol OTA / 2 mL）を用いた細菌の復帰突然変異試験で、*S. Typhimurium typhimurium* TA1535、TA1538 及び TA100 株において陽性の結果が得られた(参照 218)が、同じ条件を用いて 実施された別の試験では、*S. Typhimurium typhimurium* TA100、TA1535、TA97a、TA102、TA1537 及び TA1538 株において陰性であった(参照 221)。また、NADP の代わりにアラキドン酸を添加したマウス腎臓ミクロソーム存在下で実施された試験では、*S. typhimurium* Typhimurium TA98

1 (403~1210 µg OTA/プレート)、TA1535 及び TA1538 株 (121~1210 µg
2 OTA/プレート)では陽性であった。OTA を添加していない条件下では、マウ
3 ス腎臓ミクロソーム及びアラキドン酸の有無にかかわらず陰性であった。著者
4 らは、腎臓ミクロソームによるアラキドン酸依存的な OTA の酸化代謝物が突
5 然変異を誘導する可能性があると考えた(参照 130)。酸化ストレスに対
6 し感受性がある *S. typhimurium* TA102 及び TA2638 株を用
7 いた OTA の復帰突然変異試験において、ラットの肝臓若しくは腎臓のミクロ
8 ソーム若しくはホモジネート、Aroclor 1254 若しくはデキサメゾンで CYP を
9 誘導したラット肝臓 S9 又はヒト CYP3A4 を用いた代謝活性化の有無にかかわ
10 らず、結果は陰性であった(参照 129, 217)。

11 大腸菌 *E. coli* WP2 及び WP2uvrA 株並びに酵母 *Saccharomyces cerevisiae*
12 D3 株を用いた OTA の遺伝子突然変異試験の結果、S9 による代謝活性化の有
13 無にかかわらず陰性であった。(参照 215, 216)

14 哺乳類培養細胞を用いた OTA の遺伝子突然変異試験では、L5178Y 細胞 (マ
15 ウス胸腺リンパ腫由来細胞株) を用いたマウスリンフォーマ TK 試験及び V79
16 細胞 (チャイニーズハムスター肺由来細胞株) を用いた ヒポキサンチン-グア
17 ニン-ホスホリボシルトランスフェラーゼヒポキサンチンホスホリボシルトラ
18 ンスフェラーゼ (HPRT) 突然変異試験においては、Aroclor 1254 で誘導した
19 ラット肝臓 S9 による代謝活性化の有無にかかわらず陰性であった(参照 216,
20 221, 222)。FM3A 細胞 (C3H マウス乳腺癌由来細胞株) を用いた HPRT 突然
21 変異試験においては陰性であった(参照 222)。一方、ヒト CYP (CYP1A1、
22 CYP1A2、CYP2C10、CYP2D6、CYP2E1 又は CYP3A4) を導入した
23 NIH/3T3 細胞 (マウス胎児線維芽由来細胞株) における pSV.SPORTlacZ 変
24 異では陽性の結果が認められた(参照 223)。また、L5178Y 細胞を用いたマウ
25 スリンフォーマ TK 試験及び V79 細胞を用いた HPRT 突然変異試験で弱い陽性
26 が認められたとする結果が報告されているが、当該結果について著者は、これ
27 らの細胞で自然発生する突然変異を OTA が増強している結果であると考察し
28 ている(参照 224)。

29 30 ・ *in vivo* 試験 (表 17)

31 F344/NS1c-Tg(*gpt* delta)¹¹⁹ラット (F344-Tg(*gpt* delta)、雌雄、一群各 5 匹)
32 に 0 又は 5 mg/kg 飼料(雄 : 0.36 mg/kg 体重/日、雌 : 0.38 mg/kg 体重/日) の
33 OTA を 13 週間混餌投与し、腎臓を試料として、主に塩基置換変異などの点突
34 然変異を検出する突然変異試験¹⁹ (*gpt* アッセイ) を実施した。及び主に欠失

¹⁹ *gpt*トランスジェニックげっ歯類 (生体内における遺伝子突然変異誘発性を調べる目的で、*gpt*遺
伝子及びred/gam (Spi-) を持つラムダファージが体細胞染色体上に挿入されているラット又はマ

1 変異を検出する突然変異試験（Spiアッセイ）を実施した。その結果、点突然
2 変異体頻度の有意な増加は認められず、腎臓から抽出した DNA 中の 8-OHdG は、
3 OTA 非投与の対照群と OTA 投与群で有意な差がなかった。一方、投与4週目に
4 発がん部位である髄質外層外帯特異的に、OTA 非投与の対照群と比べて Spi
5 変異体頻度の有意な増加がみられ、DNA の欠失が誘発されていることが示さ
6 れた。著者らは、ラットにおける OTA の発がん作用には DNA 損傷が関与して
7 いると考えた。（参照 253）

② 染色体異常試験及び小核試験

・ *in vitro* 試験（表 16-3）

11 ヒトリンパ細胞（健常者、女性、6名に由来）を用いた染色体異常試験にお
12 いて、染色体数の異常及び染色体の構造異常が観察された（参照 227）。また、
13 ウシ（品種不明、性別不明、5頭）リンパ細胞を用いた染色体異常試験におい
14 て OTA は陽性であった（参照 228）。V79 細胞及びヒトリンパ細胞（健常者、男、
15 性1名に由来）を用いた染色体異常試験では陰性であった。いずれの染色体異
16 常試験においてもラット肝臓及び腎臓 S9 による代謝活性化の影響は認められ
17 なかった（参照 229）。小核試験では、OSV 細胞（ヒツジ精嚢小胞細胞由来細胞
18 株）、SHE 細胞（シリアンハムスター胚由来初代培養細胞株）及び HepG2 細
19 胞（ヒト肝細胞癌由来細胞株）を用いた試験で陽性であった。SHE 細胞におい
20 て OTA の作用を調べた結果、細胞内カルシウム濃度上昇と共に細胞の収縮と
21 アクチンの重合障害が認められた。（参照 219, 225, 226, 246, 247）

22 姉妹染色分体交換試験において、肝臓又は腎臓由来の S9 mix により活性化さ
23 れた CHO 細胞（チャイニーズハムスター卵巣由来細胞株）及びヒトリンパ細胞
24 並びに~~マイトジェンで刺激した~~ウシリンパ細胞において OTA は陽性の結果で
25 あった（参照 191, 218, 228）。一方、CHO 細胞及び V79 細胞を用いた別の姉妹染
26 色分体交換試験ではラット肝臓由来 S9 mix の有無にかかわらず結果は陰性で
27 あった（参照 216, 229）。~~マイトジェンである PHA で刺激した~~ヒトのリンパ球を
28 用いた姉妹染色分体交換試験の結果も陰性であった。（参照 245）

・ *in vivo* 試験（表 17）

31 チャイニーズハムスター（近親交配、雄、一群3匹）に 0、25、50、100、
32 200 又は 400 mg/kg 体重の OTA を強制経口投与した姉妹染色分体交換試験の
33 結果は陰性であった。（参照 216）

ウス）を用いる遺伝子突然変異試験では、*gpt*アッセイ（点突然変異を検出）及び Spi-アッセイ（欠
失変異を検出）の2種類の検出系が適用できる。これらの試験では、*gpt*遺伝子をレポーターとし
て、部位特異的な点突然変異（塩基置換変異とフレームシフト）の検出が、Spi-セレクションでは
約10 kb以下の欠失変異の検出が可能である。

1 マウス (Swiss、性別不明、匹数不明) に 1 µg/kg 体重/日の用量でOTA を
2 14 日間OTA を混餌投与したマウスの骨髄細胞並びに又は同じ用量で45 日間
3 経口投与したマウスの骨髄細胞及び精子細胞を用いた染色体異常試験の結果、
4 OTA は染色体異常を誘発した。マウスに OTA と同時に抗酸化剤であるアスコ
5 ルビン酸又はビタミン A を混餌投与するとこれらの OTA の影響は、軽減され
6 た。(参照 246, 247)

7 BALB/e-マウス (BALB/c、雄、匹数不明) に 0.6、1.2 又は2.4 mg/kg 体重
8 の用量でOTA を腹腔内投与し、24 時間後にと殺して分離した骨髄細胞の染色
9 体に、用量依存的に癒合、切断、リング形成及び欠失といった異常が認められ
10 た。(参照 249)

【森田専門参考人】

12 この試験を遺伝子突然変異試験と染色体異常試験の 2 つと捉える表記は適切
13 ではありません。実際に表 17 では、1 つの *in vivo* 遺伝子突然変異試験として
14 扱っています。しかしながら、*gpt* の結論が記載されていませんでしたので、
15 表 17 に記載しました。また、ここでの記載を削除し、既出部分（101 ページ
16 34 行目～102 ページ 6 行目）に集約しました。

18 F344/NS1c-Tg (*gpt delta*) ラット (F344/N-Tg (*gpt delta*))、雌雄、一群各 5
19 匹) に 0 又は 5 mg/kg 飼料(雄 : 0.36 mg/kg 体重/日、雌 : 0.38 mg/kg 体重/日)
20 の OTA を 13 週間混餌投与し、腎臓を試料として、主に欠失変異を検出する突
21 然変異試験 (Spi-アッセイ) を実施した。その結果、投与 4 週目に発がん部位
22 である髓質外層外帯特異的に、OTA 非投与の対照群と比べて Spi-変異体頻度
23 の有意な増加がみられ、DNA の欠失が誘発されていることが示された。(参照
24 253)

③ DNA 損傷及び修復

・ *in vitro* 試験 (表 16-4)

28 細菌を用いた Rec アッセイ及び SOS 試験において、DNA 損傷の結果として生
29 じる DNA 修復を示す証拠は得られなかったとする報告及び得られたとする報
30 告がある。後者の報告において認められた OTA の遺伝毒性は、水溶性ビタミン
31 E により防止された。BALB/c マウス初代培養脾細胞及び CHO 細胞を用いた
32 哺乳類培養細胞の *in vitro* 試験の結果、DNA 一本鎖切断が認められている。
33 (参照 87, 230, 231, 232, 233, 254)

34 *in vitro* 不定期 DNA 合成試験により、損傷した DNA の修復がラット及びマ
35 ウスの初代培養肝細胞、ブタ膀胱上皮細胞並びにヒト尿路上皮細胞に認められ
36 た。(参照 216, 241, 242, 243, 244)

37 マウス線維芽細胞、CHO 細胞、MDCK 細胞 ~~(イヌ腎臓由来細胞株)~~ 及び

1 HepG2 細胞を用いる *in vitro* コメットアッセイでは陽性の結果が得られた(参照
2 219, 234, 236, 240)。ホルムアミドピリミジン DNA グリコシラーゼ (Fpg) 又は
3 エンドヌクレアーゼ III (EndoIII) による処理を組み込んだコメットアッセイ
4 ²⁰により、V79 細胞、CV-1 細胞 (サバンナモンキー腎臓由来細胞株)、HK-2
5 細胞 (ヒト腎臓由来細胞株) において OTA ばく暴露による DNA の損傷が有
6 意に増加した。また、V79 細胞と HK-2 細胞については、OTA ばく暴露によっ
7 て細胞内活性酸素種 (ROS) が増加することも認められた。これらの結果は、
8 OTA が DNA 塩基の酸化修飾を誘発していることを示唆するものと考えられた
9 (参照 235, 238, 239)。

10 NIH/3T3 細胞において、コメットアッセイにより示された OTA 依存的な
11 DNA 損傷の増加と ROS の増加との間には相関が認められた(参照 236)。また、
12 HK-2 細胞を ROS のスカベンジャーである抗酸化剤の N-アセチル-L- システ
13 インで処理すると DNA 損傷が低減した(参照 235)。

14 ヒト初代培養尿路上皮細胞を 100 µM の OTA と共に 3 時間培養するコメット
15 アッセイの結果、22 サンプルで陰性、28 サンプルで陽性であり、OTA がヒト
16 DNA に及ぼす影響には個体差が認められた。(参照 237)

17 18 ・ *in vivo* 試験 (表 17)

19 BALB/c-マウス (BALB/c、雄、匹数不明) に 2.5 µg/kg 体重の OTA を腹腔
20 内投与した試験では、脾臓、肝臓及び腎臓の細胞を用いたアルカリ溶出法によ
21 る DNA 損傷解析の結果、投与 24 時間後に DNA 一本鎖切断が認められた。腎
22 臓では 48 時間後、肝臓では 72 時間後に DNA 一本鎖切断は修復された。(参照
23 232)

24 ラット (Wistar、雄、匹数不明) に 0.29 µg/kg 体重の OTA が 48 時間毎に
25 12 週間経口投与された ~~Wistar ラットから。~~ 最終投与直後に摘出された肝臓及
26 び腎臓には DNA 一本鎖切断が認められた。(参照 250)

27 F344-ラット (F344、雄、一群 3 匹) に、0、0.25、0.5、1 又は 2 mg/kg 体
28 重/日の OTA を 1 週間に 5 日回、2 週間強制経口投与し、最終投与 72 時間後
29 に殺した。コメットアッセイにより、肝臓、脾臓及び骨髓細胞では 0.5 mg/kg
30 体重/日以上並びに腎臓では 0.25 mg/kg 体重/日以上の投与群において用量依
31 存的な DNA 損傷の増加が認められた。コメットアッセイにおいて、Fpg 処理
32 により、腎臓及び肝臓の細胞の DNA 損傷の増加が認められた。(参照 248)

33 34 【事務局より】

35 105 ページ 7~10 行目については、腎臓のみを試料として用いていたため表

²⁰ Fpg 又は EndoIII は、それぞれ DNA の酸化されたプリン塩基又は酸化されたピリミジン塩基を認識して除去し、abasic site ができる。それがコメットアッセイにより DNA 損傷として観察される。

と合わせて、記載を修正しております。

ラット（F344、雄、一群5匹）に0、0.03、0.1又は0.3 mg/kg 体重/日のOTAが4週間経口投与され、最終投与24時間後にと殺された。~~F344ラット（雄）~~の肝臓及び腎臓の細胞を用いてコメットアッセイを実施した結果、Fpgによる処理を組み込んだ場合に全てのOTA用量でDNA損傷の促進が認められた(参照 251)。ラット（Wistar、雌、一群5匹）に0.5 mg/kg 体重/日のOTAが7、14又は21日間腹腔内投与され、最終投与24時間後にと殺し、腎臓を試料としてコメットアッセイした結果、されたWistarラット（雌）においても、肝臓、腎臓及び脾臓の細胞のコメットアッセイの結果は全ての群で陽性であった(参照 252)。

(8) 遺伝毒性に係るOTA評価書第1版以降の追加知見（案）

遺伝毒性に係るOTA評価書第1版以降の結果を表●に示した。

表● 哺乳類培養細胞を用いた遺伝子突然変異試験

試験	対象	濃度、処理時間等	結果		備考	年	参照文献
			代謝活性化無	代謝活性化有			
マウスリンフォーマTK試験	L5178Y tk ⁺ マウスリンパ腫細胞	0、5、10、25、50、100 μM 4時間	+	+		2014	文献リストNo.015

+：陽性、-：陰性

表● 哺乳類培養細胞を用いた小核試験/染色体異常試験

試験	対象	濃度、処理時間等	結果		備考	年	参照文献
			代謝活性化無	代謝活性化有			
小核試験	CHO-K1-BH4 チャイニーズハムスター卵巣細胞	0、5、7.5、10、12.5、15、17.5、20、22.5、25 μM 24時間	+	n.d.	・ MicroFlow kit利用 ・ 15 μMで陽性（より高濃度は高細胞毒性）	2011	専門参考人提供文献No.2
小核試験	TK6 ヒトリンパ芽球細胞	0、5、7.5、10、12.5、15、17.5、20、22.5、25 μM 27時間 0、10、15、20 μM 2、4、8、10、12、27時間	+	n.d.	・ MicroFlow kit利用 ・ 15 μMのみで陽性（より高濃度は高細胞毒性） ・ 15、20 μMは、いずれかの処理時間で陽性	2011	専門参考人提供文献No.2
小核試験	SHSY5Y ヒト神経	0、10、15、30 μM	-	n.d.	・ MicroFlow kit利用	2020	文献リスト

第62回かび毒・自然毒等専門調査会
OTA評価書（案）

	芽腫細胞	24時間			・ MTTによる濃度設定		No.029
小核試験	HT22 マウス海馬神経細胞	0、10、15、30 μM 24時間	+	n.d.	・ MicroFlow kit利用 ・ MTTによる濃度設定	2020	文献リスト No.029
小核試験	ヒト末梢血リンパ球	0、0.075、0.15、1.5、5.0 μM 48時間	+	n.d.		2014	文献リスト No.181
小核試験	HepG2 ヒト肝細胞	0、3.12、6.25、12.5、25 μM 48時間	+	n.d.	・ 陽性対照なし ・ MTTによる濃度設定	2019	文献リスト No.240
染色体異常試験	Het-1A ヒト食道上皮細胞	0、2.5、5、10、20 μM 24時間	+	n.d.	陽性対照なし ・ ギャップ及び倍数体もまとめて評価 ・ 観察は100細胞/濃度	2015	文献リスト No.307
染色体異常試験	GES-1 ヒト胃粘膜上皮細胞	0、10 μM 6、12、24、48時間	+	n.d.	・ 単一濃度 ・ 陽性対照なし ・ ギャップ及び倍数体もまとめて評価 ・ 観察は100細胞/濃度 ・ 6時間以降経時的に有意な増加	2024	文献リスト No.233

1 +: 陽性、- : 陰性、n.d.:データ無し

2

3

表● インディケーター試験

試験	対象	濃度、処理時間等	結果		備考	年	参照文献
			代謝活性化無	代謝活性化有			
SOS/umu試験	S. typhimurium (TA 1535/pSK1002株)	0、1、2、4、8、16、31、63 μg/mL 4時間 ラット肝臓S9及び腎臓S9	-	-		2022	文献リスト No.019
コメットアッセイ	L5178Y <i>tk</i> ^{+/+} マウスリンパ腫細胞	0、5、10、25、50、100 μM 4時間	+ (標準法、FPG法)	+		2014	文献リスト No.015
コメットアッセイ	HT22 マウス海馬神経細胞	0、10、15、30 μM 24時間	- (標準法)	n.d.		2020	文献リスト No.029

第62回かび毒・自然毒等専門調査会
OTA評価書（案）

		FPG法：10 μM、30分～ 72時間	＋（FPG 法）				
コメット アッセイ	SHSY5Y ヒト神経芽腫細 胞	0、10、15、 30 μM 24時間 FPG法：10 μM、30分～ 72時間	－（標準 法） ＋（FPG 法）	n.d.		2020	文献リスト No.029
コメット アッセイ	CHO-K1-BH4 チャイニーズハ ムスター卵巣細 胞	0、5、10、 20、30、 40、50 μM 4時間	－（標準 法） ＋（FPG 法）	n.d.		2011	ご提供文献 No.2
コメット アッセイ	TK6 ヒトリンパ芽球 細胞	0、5、10、 20、30、40、 50 μM 4時間	＋（標準 法、FPG 法）	n.d.		2011	専門参考人 提供文献 No.2
コメット アッセイ	ヒト末梢血リン パ球	0、0.075、 0.15、1.5、 5.0、15 μM 3時間	＋	n.d.	・用量依 存性なし	2014	文献リスト No.181
コメット アッセイ	Het-1A ヒト食道上皮細 胞	0、2.5、5、 10、20 μM	＋	n.d.		2015	文献リスト No.307
コメット アッセイ	GES-1 ヒト胃粘膜上皮 細胞	0、10 μM 6、12、24、 48時間	＋	n.d.	・単一用 量 ・陽性対 照なし ・6時間 以降経時 的增加	2024	文献リスト No.233

1 +: 陽性、- : 陰性、n.d.:データ無し

2

3

表● オクラトキシン A の *in vivo* 遺伝毒性試験結果

4

5 【事務局より】

6 文献リスト No.060、265、266、参照 304 につきまして、表に挿入しておりま
7 す。

8

試験	種、性	投与量、投与方法/期間、採取時期	結果	備考	年	参考文献
小核試験	Balb/cマウス、雄	0、0.85 mg/kg 体重、単回腹腔 内投与 24時間後 骨髄	＋	・単一用量	2015	文献リスト No.060

第62回かび毒・自然毒等専門調査会
OTA評価書（案）

小核試験	F344ラット、雄	0、0.5 mg/kg 体重、単回経口 投与 3、24時間後 骨髄	－	・単一用量	2015	文献リスト No.079
コメントアッセイ	Balb/cマウス、雄	0、0.85 mg/kg 体重、単回腹腔 内投与 24時間後 リンパ球	＋	・単一用量	2015	文献リスト No.060
コメントアッセイ	<i>p53 (gpt delta transgenic [p53^{+/+}], [p53^{-/-}])</i> マウス、雄	0、5 mg/kg 体重/日、3日間経口投与 3時間後 腎臓	＋([p53 ^{+/+}]) ＋([p53 ^{-/-}])	・単一用量	2015	文献リスト No.266
コメントアッセイ	F344ラット、雄	0、0.5 mg/kg 体重、単回経口 投与 3、24時間後 肝臓、腎臓	－（標準法：肝臓及び腎臓、 FPG法：肝臓） ＋（FPG法：腎臓）	・単一用量	2015	文献リスト No.079
コメントアッセイ	F344/NSIc-Tg (<i>gpt delta</i>) ラット、雄	0、0.070、0.210、0.630 mg/kg 体重/日、4週間経口投与、3時間後 腎臓髄質外層	＋	・0.210 mg/kg 体重/日群でγ-H2AXタンパク増加	2014	文献リスト No.265
コメントアッセイ	SDラット、雄	0、0.5mg/kg体重/日、14日間経口投与、24時間後 肝臓、腎臓、リンパ球	＋（肝臓及び腎臓） －（リンパ球）	・単一用量（当該用量選択理由不明だが体重減少を観察）	2013	文献リスト No.028
トランスジェニックげっ歯類遺伝子変異試験	<i>p53 (gpt delta transgenic [p53^{+/+}], [p53^{-/-}])</i> マウス、雄	0、5 mg/kg 体重/日、4週間（5日/週）経口投与、72時間後 腎臓	<u>Spi-アッセイ</u> －([p53 ^{+/+}]) ＋([p53 ^{-/-}])	・p53 ^{-/-} マウスのみSpi-突然変異頻度増加 ・p53 ^{-/-} でp53 ^{+/+} マウスよりもγ-H2AX陽性細胞増加 ・単一用量	2015	文献リスト No.266
トランスジェニックげっ歯類遺伝子変異試験	<i>p53 (gpt delta transgenic [p53^{+/+}], [p53^{-/-}])</i> マウス、雄	0、1、5 mg/kg 体重/日、4週間経口投与 腎臓	<u>gptアッセイ</u> －([p53 ^{+/+}]) －([p53 ^{-/-}]) <u>Spi-アッセイ</u> －([p53 ^{+/+}]) ＋([p53 ^{-/-}])	・OTA特異的gpt変異スペクトル確認できず ・[p53 ^{-/-}]5mg/kg体重/日群のみでSpi-突然変異頻度増加	2013	参照304

第62回かび毒・自然毒等専門調査会
OTA評価書（案）

トランスジェニックげっ歯類遺伝子変異試験	F344/NSIc- <i>Tg</i> (<i>gpt</i> delta) ラット、雄	0、0.210 mg/kg 体重/日相当、4週間経口投与腎臓髄質外層	Spi-アッセイ +	・単一用量	2014	文献リスト No.265
----------------------	--	------------------------------------	---------------	-------	------	-----------------

1 +: 陽性、-: 陰性

2
3 **・ *in vitro* 試験**

4 L5178Y*tk*⁺細胞（マウスリンパ腫細胞株）に 0、5、10、25、50 又は 100
5 μM の OTA で 4 時間処理したマウスリンフォーマ試験では、ラット肝 S9 の有
6 無に拘わらず 25 μM 以上で陽性を示した。また、コメットアッセイでは、標準
7 法及び FPG 法ともに S9 の有無に拘わらず 5 μM 以上から用量依存的に DNA 損
8 傷が増加した。（文献リスト No.015）

9
10 HepG2 細胞（ヒト肝細胞癌由来株）に 0、3.12、6.25、12.5 又は 25 μM の
11 OTA で 48 時間処理した小核試験では、25 μM で陽性を示した。（文献リスト
12 No.240）

13
14 HT22 細胞（マウス海馬神経細胞由来株）及び SHSY5Y 細胞（ヒト神経芽細
15 胞腫由来株）を 0、10、15 又は 30 μM の OTA で 24 時間処理した小核試験で
16 は、HT22 細胞は 15 及び 30 μM で陽性を示したが、SHSY5Y 細胞は陰性であ
17 った。また、コメットアッセイにおいて、両細胞を同様に処理した標準法では、
18 両細胞共に陰性であったが、両細胞を 10 μM の OTA で 30 分～72 時間処理し
19 た FPG 法では、両細胞共に酸化的 DNA 損傷を示した。（文献リスト No.029）

20
21 ヒト末梢血リンパ球を 0、0.075、0.15、1.5 又は 5.0 μM の OTA で 48 時間処
22 理した小核試験では、1.5 及び 5 μM で陽性を示した。また、0、0.075、0.15、
23 1.5、5.0 又は 15 μM の OTA で 3 時間処理したコメットアッセイでは、0.075
24 μM から有意な DNA 損傷の増加が認められたが、用量依存性は認められず、15
25 μM では有意ではなかった。（文献リスト No.181）

26
27 CHO-K1-BH4 細胞（チャイニーズハムスター卵巣由来株）及び TK6 細胞
28 （ヒトリンパ芽球由来株）を 0、5、10、20、30、40 又は 50 μM の OTA で 4
29 時間処理したコメットアッセイでは、CHO-K1-BH4 細胞において標準法では陰
30 性であったが、FPG 法による酸化的 DNA 損傷が 20、40 及び 50 μM で有意に
31 増加した。また、TK6 細胞において通常の DNA 損傷及び酸化的 DNA 損傷はそ
32 れぞれ 20 μM 以上及び 30 μM 以上で有意に増加した。また、0、5、7.5、10、
33 12.5、15、17.5、20、22.5 又は 25 μM の OTA で CHO-K1-BH4 細胞を 24 時
34 間及び TK6 細胞を 27 時間処理した小核試験では、両細胞共に 15 μM で陽性を

1 示したが、より高濃度では細胞毒性が試験推奨限界値を超えていた。さらに、
2 両細胞共に異数性を示す低 2 倍体細胞の陽性反応が 12.5 μM でみられた。追加
3 検討として、0、10、15 又は 20 μM の OTA で TK6 細胞を 2、4、8、10、12、
4 27 時間処理した小核試験では、15 及び 20 μM ではいずれかの処理時間で陽性
5 であった。（ご提供文献 No.2）

6
7 Het-1A 細胞（ヒト食道上皮細胞由来株）を 0、2.5、5、10 又は 20 μM の
8 OTA で 24 時間処理した染色体異常試験では、2.5 μM から異常頻度の有意な増
9 加が観察された。また、同様に処理したコメットアッセイでは、2.5 μM から
10 DNA 損傷が用量依存的に有意に増加した。（文献リスト No.307）

11
12 GES-1 細胞（ヒト胃粘膜上皮細胞由来株）を 0 又は 10 μM の OTA で 6、12、
13 24 又は 48 時間処理した染色体異常試験では、6 時間以降経時的に染色体異常頻
14 度の有意な増加がみられた。同様の処理をしたコメットアッセイでも 6 時間以
15 降経時的に DNA 損傷の有意な増加がみられた。（文献リスト No.233）

16
17 *Salmonella typhimurium* TA1535/pSK1002 を 0、1、2、4、8、16、31 又
18 は 63 $\mu\text{g/mL}$ の OTA で 4 時間処理した SOS/umu 試験では、ラットの肝臓又は
19 腎臓の S9 の有無に拘わらず OTA は陰性であった。（文献リスト No.019）

20
21 ・ *in vivo* 試験

22 ラット（F344、雄、一群 5 匹）0 又は 0.5 mg/kg 体重の OTA を単回経口投
23 与した 3 及び 24 時間後の骨髄を用いた小核試験では、小核の誘発は認められな
24 かった。また、同様の処理をした 3 及び 24 時間後の肝臓及び腎臓を用いたコメ
25 ットアッセイでは、いずれも DNA 損傷の増加を示さなかったが、FPG 法では
26 酸化的 DNA 損傷の増加が 3 及び 24 時間後の腎臓で検出された。（文献リスト
27 No.079）

28
29 ラット（SD、雄、一群 6 匹）に 0 又は 0.5 mg/kg 体重/日の OTA を 14 日間
30 経口投与して最終投与 24 時間後の静脈血リンパ球、腎臓及び肝臓を用いたコメ
31 ットアッセイの結果、腎臓及び肝臓では DNA 損傷が増加したが、静脈血のリン
32 パ球では、投与による影響が無かった。（文献リスト No.028）

33
34
35 【事務局より】

36 以降の遺伝毒性に関する知見につきましては、表に挿入しております。

37 ラット（F344/NSlc-Tg (*gpt delta*)、雄、一群 10 匹）に *A. ochraceus*

1 (BD-5) 培養後純度 95%以上に精製した OTA を 0、0.070、0.210 又は 0.630
2 mg/kg 体重/日で 4 週間経口投与した。最終投与 3 時間後に各群 5 匹の腎臓髓質
3 外層を採取してコメットアッセイを行った結果、いずれの投与群でも有意な
4 DNA 損傷の増加が認められた。さらに、各群 4 匹の腎臓髓質外層についてのウ
5 エスタンブロット解析により、 γ -H2AX タンパクの発現増加が 0.210 mg/kg 体
6 重/日以上群で認められた。また、同系統のラット（一群 10 匹）に精製した
7 OTA を 0 又は 5 mg/kg 飼料（0.210 mg/kg 体重/日相当）で 4 週間混餌投与し
8 た。腎臓髓質外層を試料として突然変異試験（Spi-アッセイ）を実施した結果、
9 投与群において Spi-変異頻度の有意な増加が認められた。（文献リスト No. 265）

10
11 マウス（p53 発現 *gpt delta transgenic [p53^{+/+}]*及び p53 欠損 *gpt delta*
12 *transgenic [p53^{-/-}]*、雄、一群 5 匹）に 0 又は 5 mg/kg 体重/日の OTA を 3 日間
13 経口投与した。最終投与 3 時間後に腎臓を採取してコメットアッセイを行った
14 結果、p53 の発現状況にかかわらず DNA 損傷の増加がみられた。また、マウス
15 （p53^{+/+}及び p53^{-/-}、雄、一群 5 匹あるいは 10 匹）に 0 又は 5 mg/kg 体重/日の
16 OTA を 4 週間（5 日/週）経口投与し、最終投与の 72 時間後に腎臓を摘出した。
17 免疫組織化学染色を施したところ、p53 の発現状況にかかわらず γ -H2AX 陽性
18 細胞の割合が増加したが、その程度は p53 欠損マウスが強かった。さらに、突
19 然変異試験（Spi-アッセイ）を実施した結果、p53 欠損マウスでのみ Spi-突然変
20 異頻度が増加した。（文献リスト No. 266）

21
22 マウス（Balb/c、雄、一群 4 匹）に 0 又は 0.85 mg/kg 体重の OTA を腹腔内
23 投与し、24 時間後に採取した血液を用いたコメットアッセイ及び骨髄を用いた
24 小核試験を行った。その結果、陰性対照群と比較して、投与群のリンパ球の
25 DNA 損傷及び骨髄中の MNPCE（小核を有する多染性赤血球）が増加した。
26 （文献リスト No.060）

27
28 マウス（p53 発現 *gpt delta transgenic [p53^{+/+}]*及び p53 欠損 *gpt delta*
29 *transgenic [p53^{-/-}]*、雄、一群 5 匹）に 0、1 又は 5 mg/kg 体重/日の OTA を 4
30 週間経口投与した。腎臓を試料とした *gpt* 突然変異頻度（*gpt* アッセイ）は、
31 *p53* の発現状況にかかわらずいずれのマウスにおいても増加がみられなかった。
32 また、OTA 特異的 *gpt* 変異スペクトルも観察されなかった。一方、Spi-突然変
33 異頻度（Spi-アッセイ）は、*p53*欠損マウスにおける 5 mg/kg 群で増加したが、
34 *p53*発現マウスでは増加はみられなかった。（参照 304）

35
36 (6-9) その他（神経毒性、免疫毒性）

1 ① 神経毒性

2 マウス

3 ~~Swiss ICR~~ マウス (Swiss ICR、雌雄、一群各 4~68 匹 (対照群のみ 20 匹))
4 に、~~OTA を 30~~ ~6 mg/kg 体重での OTA を腹腔内単回投与して 24 時間後に線
5 条体のドーパミンを測定した結果、ドーパミンが OTA の用量に依存して減少し
6 た。酸化ストレス、酸化的 DNA 損傷及び酸化的 DNA 修復の一過性阻害も、小
7 脳、大脳皮質、海馬、中脳、尾状核/被殻及び脳橋/髄質に認められた。(参照
8 255)

9
10 ラット

11 ~~Wistar~~ ラット (Wistar、雄、一群 4 匹) に 0 又は 0.290 µmg/kg 体重の OTA
12 が 48 時間毎に 1~6 週間、強制経口投与された。4 週間後に OTA を投与したラ
13 ットの体重が僅かに減少したが、摂餌量及び摂水量は、OTA 非投与の対照群
14 と有意差はなかった。脳中の OTA は時間依存的に蓄積され、6 週間後の OTA
15 濃度はおよそ 0.100 µg/g となった。摂取 4 週間後には脳内の遊離チロシンが有
16 意に減少し、遊離フェニルアラニンは有意に増加し、タンパク質合成阻害が生
17 じていると考えられた。組織学的観察の結果、海馬組織の損傷が認められた。
18 (参照 256)

19 F344 ラット (F344、雌、一群 10 匹) に 0 又は 0.120 µmg/kg 体重/日の OTA が
20 10、20 又は 35 日間強制経口投与され、脳における OTA の作用が調べられた。
21 10 日間及び 20 日間の OTA 投与により、大脳皮質、小脳及び海馬の 3 つの脳領
22 域において可溶性画分及び膜結合画分の LDH 及び N-アセチル-β-D-グルコサ
23 ミニダーゼの活性並びにエクト-5'-ヌクレオチダーゼ、エクト-Ca²⁺/Mg²⁺
24 ATPase、アラニンアミノペプチダーゼ及びγGT の活性が変化した。10 日間又
25 は 20 日間の OTA 投与でγGT 活性は、3 つの脳領域において OTA 非投与の対照
26 群に比べ有意に増加した。35 日間の OTA 投与では、ほとんどの酵素活性が対
27 照群と同じレベルとなった。(参照 257)

28 SPF Wag ラット (SPF WAG/MBL、雌、一群 10 匹) の ~~若齢~~ (12 週齢 (若齢))
29 及び ~~老齢~~ (27~30 か月齢 (老齢)) ラットに、0、0.070、0.340 又は 1.680
30 µmg/kg 体重/日の OTA が 4 週間強制経口投与された。両群の 1.680 µmg/kg
31 体重/日の OTA 投与群で、OTA 非投与の対照群に比べ有意な死亡率増加がみ
32 られた。OTA 投与群で脳白質 (小脳髄質及び脳幹の腹側部) の空胞形成変性が
33 認められ、若齢ラットの 0.340 µmg/kg 体重/日以上 of OTA 投与群と老齢ラット
34 の 0.070 µmg/kg 体重/日以上 of OTA 投与群において、対照群と比べ統計的に有
35 意な増加がみられた。(参照 258)

36 ~~Wistar~~ ラット (Wistar、雄、一群 8 匹) に 0.289 µmg/kg 体重/日の OTA 又
37 は OTA 及び活性酸素のスカルベンジャーであるメラトニン (10 mg/kg 体重/日)

1 が飲水により 1 週間経口投与され、海馬の N-メチル-D-アスパラギン酸
2 (NMDA) 受容体サブユニット 2A (NR2A) 及び 2B (NR2B) タンパク質の
3 発現が調べられた。溶媒のみを投与された対照群と比較して OTA 投与ラットで
4 は、NR2A 及び NR2B に有意な減少が認められた。海馬の NMDA レセプターは
5 記憶や学習過程に関与するため、認知機能に影響する可能性が考えられた。メラ
6 トニン¹は、OTA により引き起こされる NR2A 及び NR2B 減少を阻害した。(参
7 照 259)

8 9 ② 免疫毒性

10 ・ *in vitro* 試験

11 ヒト (健常者、性別不明、27~33 歳、人数不明) 末梢血から分離した単核球
12 を *in vitro* で OTA と培養した結果、酸化ストレスの指標である ROS 及び 8-
13 OHdG が産生された。DNA 損傷応答に係る γ -H2AX 発現の増加及びコメットア
14 ッセイの結果は、OTA による DNA 損傷が生じていることを示していた。抗酸化
15 剤である N-アセチル-L-システイン (NAC) で前処理すると、OTA に誘導され
16 る ROS が減少し、DNA 損傷も抑制された。CDK4 及びサイクリン D1 タンパ
17 ク質の発現が減少し、G1 期遅延の誘導とともにアポトーシスが認められた。
18 これらの結果は、~~OTA~~ のヒト免疫細胞に対する OTA の毒性がに、ROS 産生、
19 酸化的 DNA 損傷及び G1 期遅延及びアポトーシスが関与していることを示し
20 ていた。(参照 260)

21 22 ・ *in vivo* 試験

23 マウス

24 ~~Swiss~~ マウス (Swiss、雌、一群 30 匹) に 0 又は 4-5 mg/kg 飼料体重/日 の
25 OTA が 50 日間腹腔内 投与され、免疫毒性が調べられた。体重増加、脾臓重量、
26 脾臓リンパ球数、抗 *Brucella abortus* 抗体産生能及び ConA 刺激による脾臓リ
27 ンパ球の幼若化反応において有意差は認められなかった。(参照 261)

28 BALB/e マウス (BALB/c、雌、一群 8 匹) に、0、0.006、0.250 又は 2,600
29 µmg/kg 飼料 (0、0.001、0.040 又は 0.400 mg/kg 体重/日に相当) の OTA を含
30 む飼料が ~~28~~ 又は 90 日間 混餌 投与された (~~0、1、40 又は 400 µg/kg 体重/日~~
31 ~~に相当~~)。250 µg/kg 飼料以上の OTA 投与群で 28 日目及び 2,600 µmg/kg 飼料
32 の OTA 投与群で 90 日目に腎臓重量が減少した。腎臓中の OTA 濃度は、用量に
33 相関した。体重及びリンパ器官重量に OTA の影響はなかった。白血球数に差は
34 認められなかったが、2,600 µmg/kg 飼料 の OTA 投与群で 90 日目に、OTA 非
35 投与の対照群に比べ脾細胞の数に有意な減少 (約 20%) が認められた。28 日目
36 の血中又は胸腺中の T リンパ球に変化はみられなかった。90 日目に、0.250
37 µmg/kg 飼料 以上の OTA 投与群で対照群に比べて未分化細胞である

1 CD4⁺/CD8⁺細胞の有意な増加並びに成熟 CD4⁺及び CD8⁺細胞の割合の減少
2 が認められ、これは OTA が T 細胞の後期の分化へ影響することを示すと考えら
3 れた。24 日目に各群 10 匹のマウスにヒツジ赤血球 (SRBC)を腹腔内投与し、28
4 日目に脾細胞を用いてプラーク法により抗 SRBC 抗体産生能が調べられた結果、
5 用量依存的な抗体産生能の低下が認められた。一方、OTA は、インフルエンザ
6 ウイルス PR8 株抗原で免疫したマウスの血清中抗体価に影響を及ぼさなかった。
7 これらの結果は、OTA 暴ばく露がマウスの特定の免疫機能を変化させ、脾臓が
8 OTA に感受性の高い免疫組織であることが示された。(参照 262)

9 ~~雌の BALB/c~~マウス (BALB/c、雌、一群 3 匹)に、~~交尾前 2 週間にわたり、~~
10 OTA が 0.00018 (対照群)、0.030 又は 0.200 µmg/kg 飼料、平均で 0.005~
11 0.030 µmg/kg 体重/日の OTA 摂取量になるように交尾前 2 週間混餌投与され
12 た。出生後の児動物は、全て対照群の母動物に哺育された。児動物は生後 14
13 又は 28 日目にと殺され、免疫毒性試験が実施された。14 日目の児動物におい
14 て脾臓重量、胸腺重量及びそれぞれの細胞数に差は認められなかった。28 日
15 目では、0.200 µmg/kg 飼料の OTA 投与群の児動物において胸腺重量及び細
16 胞数は対照群の児動物に比べてそれぞれ 20%及び 67%増加した。0.200
17 µmg/kg 飼料の OTA 投与群の児動物では、脾臓 T 細胞の CD4⁺及び CD8⁺細胞の
18 割合が対照群の児動物に比べて減少傾向にあったが、T 細胞の細胞数及び脾臓の
19 細胞数に変化は認められなかった。児動物の脾臓又は胸腺リンパ球のマイトジ
20 ェンに対する増殖反応、コンカナバリン A (Con A) 刺激培養細胞のインター
21 ロイキン-2(IL-2)の生成、ヒツジ赤血細胞及びウイルス抗原 PR8 に対する抗体
22 反応並びにナチュラルキラー (NK) 細胞活性への影響は認められなかった。
23 母動物への OTA 投与は、児動物の免疫機能を抑制しなかった。(参照 262)

24 25 ラット

26 ~~授乳 11 日目の Sprague-Dawley~~ラット (Sprague-Dawley、雌、一群 4~5
27 匹) ~~の~~に0、0.010、0.050 又は 0.250 µmg/kg 体重の OTA が授乳 11 日目に単回
28 投与され、授乳 14 日目の児動物について免疫毒性試験が実施された。OTA 非
29 投与の母動物に授乳された児動物を対照群とした。母動物及び児動物において
30 OTA の血中濃度は OTA の用量に依存して増加し、乳を通して OTA が児動物
31 に移行したと考えられた。児動物のリンパ器官重量は OTA 投与により変化し
32 なかった。0.250 µmg/kg 体重の OTA 投与群では、児動物の脾細胞を用いた
33 リポポリサッカライド (LPS)刺激後の増殖反応は、対照群に比べて有意に減少
34 した。一方、0.010~0.050 µmg/kg 体重/~~日~~投与群では、児動物の脾細胞及び胸
35 腺細胞の Con A 刺激後の増殖反応は対照群に比べて有意に増加した。(参照
36 263)

1 Sprague-Dawleyラット (Sprague-Dawley、雌、一群 4~5 匹) に 1週間に
2 5回の頻度で、 0 又は 0.050 µmg/kg 体重/日 の OTA が 1週間に5日の頻度で、
3 交尾前 2 週間及び妊娠期間中に反復投与され、授乳中は同量の OTA が毎日投
4 与された。OTA 非投与群又は投与群の母動物から産まれた児動物は交差哺育さ
5 れ、OTA に暴ばく露していない対照群、出生前暴ばく露群、出生後暴ばく露群
6 及び出生前後暴ばく露群の 4 群に分類された。児動物において授乳 14 日目、22
7 日目又は 13 週目における免疫応答が調べられた。対照群、出生前暴ばく露群、
8 出生後暴ばく露群及び出生前後暴ばく露群における授乳 14 日目の OTA 血中濃
9 度は、それぞれ 4.1 ± 0.8 、 130 ± 14 、 640 ± 86 及び 860 ± 100 µg/L であった。
10 児動物の体重及びリンパ器官重量に変化は認められなかった。OTA 出生前暴
11 ばく露群では、Con A の有無に係わらず、脾細胞の増殖反応が対照群に比較し
12 て有意に低かった。5 週目にインフルエンザ PR8 ウィルス抗原で免役し、その
13 18 日後に ELISA 法により血清中の抗 PR8 抗体価を検査した結果、対照群の
14 10.7 ± 0.45 に対し出生前暴ばく露群は 10.0 ± 0.36 と、抗体価の低下が認められ
15 た。13 週目における脾細胞の NK 細胞活性に、OTA の影響は認められなかつ
16 た。本論文では、OTA の出生前暴ばく露は免疫抑制を誘発し、出生後の暴ばく
17 露はリンパ球のマイトジェン刺激による増殖を促進すると結論付けている。(参
18 照 263)。なお、JECFA では、本試験について、投与した OTA についての詳細
19 な情報がなかったことを指摘している(参照 74)。

20 SPF Wagラット (SPF WAG、雄、一群 10 匹) の若齢(12 週齢) (若齢)
21 及び老齢(27~230 か月齢 (老齢))ラットに、OTA を 0、0.070、0.340 又は
22 1.680 µmg/kg 体重/日 で 4 週間強制経口投与し、加齢による OTA の免疫毒性
23 への影響が調べられた。1.680 µmg/kg 体重/日投与群で両群に有意な死亡率
24 増加がみられた。高用量の老齢ラット群では、死亡のために免疫パラメータの
25 試験ができなかった。両群の 0.340 µmg/kg 体重/日投与群及び若齢の 1.680
26 µmg/kg 体重/日投与群で、それぞれ OTA 非投与の対照群に比べて血中免疫グ
27 ロブリン G の減少が認められた。(参照 258)

28 若齢ラットの脾臓 T 細胞の比率では、用量依存性の減少を誘発し、1.680
29 µmg/kg 体重/日投与群で統計的に有意な減少が認められた。(参照 258)

30 Wistarラット (Wistar、雄、一群 10 匹) に 0、0.050、0.150 又は 0.450
31 µmg/kg 体重/日の OTA を 28 日間経口投与し、免疫毒性試験が実施された。こ
32 の試験は、OECD ガイドライン 407 (1995 年)²¹にしたがって実施された。
33 全ての OTA 投与群で Yac-1 細胞 (マウスリンパ腫由来細胞株) に対する NK 細
34 胞活性が用量依存的に有意に減少し、0.450 µmg/kg 体重/日投与群では、NK
35 細胞活性は完全に抑制された。と殺 4 日前に HRBC で免疫したラットの脾細胞

²¹ OECD (経済協力開発機構) が化学物の安全性確保のために定めた、28日反復毒性試験のテスト
ガイドライン

1 を用いて HRBC に対する抗体産生能が試験された結果、抗体産生能は用量依存的に減少したが、統計的に有意ではなかった。細胞障害性 T-細胞活性は、
2 0.050 µmg/kg 体重/日投与群でのみ低下した。マクロファージの溶菌活性は、
3 0.050 及び 0.450 µmg/kg 体重/日投与群で OTA 非投与の対照群に比べ有意に減少したが、
4 0.150 µmg/kg 体重/日投与群では減少はなかった。病理組織観察において、胸腺及び脾臓に変化は認められなかった。(参照 264)

7 F344ラット (F344、雌雄、一群 5 匹) に 0、1 又は 4 mg/kg 体重/日の OTA
8 がを 1 週間に 5 日間の頻度で、16 日間投与された結果、胸腺用量依存的に胸腺
9 の相対重量の減少及び萎縮が認められた(参照 191)。また、Wistarラット
10 (Wistar、雄、一群 10 匹) に OTA が 15~450 mg/kg 体重で単回投与された
11 結果、脾臓及びリンパ節内の胚中心に壊死が認められた。(参照 265)

12 ニワトリ

14 ニワトリ (種不明、雌雄、一群 10~22 羽) に 0、2 又は 4 mg/kg 飼料の OTA
15 がを 20 日間投与された。OTA 投与群では、胸腺、脾臓及び腸管パイエル板組織
16 のリンパ球細胞数が減少した。(参照 266)

17 ニワトリ (Lohman B-975、性別不明、羽数不明) に 0 又は 5 mg/kg 飼料の
18 OTA がを 56 日間混餌投与された結果、OTA 投与群では、血漿中のα1、α2、β
19 及びγ-グロブリン量が減少した。(参照 267)

20 ニワトリ (Hubbard、雄、一群 10 羽) に 0、2 又は 4 mg/kg 飼料の OTA がを
21 20 日間混餌投与された結果、OTA 投与群では用量依存的にリンパ組織及び血
22 清中の IgG、IgA 及び IgM が減少し(参照 268)、OTA が 2 mg/kg 飼料で 5~6
23 週間投与された結果、補体価が僅かに減少した(参照 269)。

24 13 日齢の発育鶏卵 (Hyline W-36、一群 15 個) に 0 又は 0.002-5 µmg/卵 の OTA
25 が注射され、20 日齢の鶏胚において免疫試験が実施された。OTA 投与群では、
26 溶媒を注射された対照群に比べファブリキウス嚢中 IgG が有意に減少し、IgM
27 が有意に増加した。同様に OTA に暴ばく露された卵から孵化した 1、2 又は 4
28 週齢のニワトリにβ溶血性大腸菌を用いた免疫応答試験では OTA の影響は認め
29 られず、OTA の免疫グロブリンへの影響は一過性であると考えられた。(参照
30 270)

31 ニワトリ (種不明、肉用鶏、性別不明、一群 10~25 羽) に OTA を 0、0.5 又
32 は 2 mg/kg 飼料の OTA を 21 日間混餌投与した結果、OTA 非投与の対照群と
33 比較し OTA 投与群では、血清総タンパク質、リンパ球数、胸腺重量、ファブ
34 リキウス嚢重量及び脾臓重量が 低値を示減少した。(参照 271)

35 ウサギ

37 New Zealand White ウサギ (New Zealand White、雄、一群 8 匹) に OTA

1 ~~を~~0 又は 1 mg/kg ~~含む~~飼料の OTA を ~~が~~30 又は 60 日間 混餌投与された。OTA
2 投与群では液性免疫が抑制された。細胞性免疫への影響は認められなかった。
3 (参照 175)

4
5 **(●) 神経毒性に係る OTA 評価書第 1 版以降の追加知見 (案)**

6 ・ *in vitro* 試験

7 α-シヌクレインを過剰発現させた SH-SY5Y 細胞 (ヒト神経芽腫由来株)
8 及び Caco-2 細胞 (ヒト大腸がん由来株) を 0 又は 0.025~0.2 μM の OTA で
9 処置した結果、神経変性疾患の原因物質である α-シヌクレインの半減期が
10 延長した。α-シヌクレインのターンオーバーの減少は、0.1 μM 群及び 0.2
11 μM 群のリソソーム取込みタンパク質の LAMP-2A の減少及び 0.2 μM 群の
12 lamp-2a mRNA の減少と関連した。SH-SY5Y 細胞において 6 種の miRNA
13 (hsa-miR-4792、hsa-miR-3196、hsa-miR-193a-3p、hsa-miR-6087、
14 hsa-miR-24-2-5p、hsa-miR-513c-3p) が発現増加、4 種の miRNA (hsa-
15 miR-1271-5p、hsa-miR-3607-5p、hsa-miR-99b-5p、hsa-miR-501-3p) が
16 発現低下した。(文献リスト No.227)

17
18 ・ *in vivo* 試験

19 マウス (Balb/c、雄、一群 9 匹; 4.5 mg/kg 体重/日群のみ 4 匹) に 0、
20 0.21、0.5、1.5 又は 4.5 mg/kg 体重/日の OTA を 28 日間経口投与した結果、
21 1.5 mg/kg 体重/日以上投与群で体重増加が抑制した。4.5 mg/kg 体重/日投与
22 群の 1 匹が死亡した。血漿中の OTA 濃度は、用量に依存して増加した。1.5
23 mg/kg 体重/日以上投与群で脳中 OTA を検出し、定量した。線条体のドーパ
24 ミン作動性神経支配と黒質緻密部のチロシン水酸化酵素及びドーパミン作動
25 性ニューロン数に影響はなかった。

26 また、マウス (Balb/c、雄、一群 10 匹) に 0、0.21 又は 0.5 mg/kg 体重/
27 日の OTA を 28 日間経口投与し、最終投与 後 27 週間通常飼育した。血漿及
28 び脳中に OTA を検出できず体重増加抑制もなかった。一方、投与群で運動
29 能力 (ワイヤーハンギング試験、背地走性試験) が低下した。また、線条
30 体のチロシン水酸化酵素は、低用量群及び高用量群で、それぞれ前部が 18.6
31 及び 17.7%、中部が 18.3 及び 26.8%及び後部が 19.7 及び 31.8%減少した。
32 中脳の容積変化はなかったが低用量群で黒質緻密部のチロシン水酸化酵素 陽
33 性及びドーパミンニューロン数が 26%減少した。投与群の中脳の α-シヌク
34 レイン量は、0.21 mg/kg 体重/日群で 50%の有意な増加を示したが、0.5
35 mg/kg 体重/日群では有意な増加を示さなかった。免疫染色による黒質緻密
36 部におけるリン酸化 α-シヌクレインは、用量依存的に増加 (低用量群で 1.5
37 凝集体/切片、高用量群で 2.5 凝集体/切片) した。脳幹及び皮質における α-

1 シヌクレイン~~タンパク質~~は、投与群で有意な増加を示さなかった。中脳にお
2 ける α -シヌクレイン分解の CMA 経路の LAMP-2A は、用量依存的に減少
3 （低用量群で 20%減少、高用量群で 50%減少）したが、Hsc70 は、投与に
4 よる影響を示さなかった。腸管のリン酸化 α -シヌクレインは、筋層間膜、
5 粘膜下神経叢及び筋層で増加した。LAMP-2A は、減少（低用量で 33%減少、
6 高用量群で 32%減少）した。Hsc70 は、投与による影響を示さなかった。
7 （文献リスト No.227）
8

9 ラット（SD、妊娠、一群 12 匹）に 0、0.12、0.6 又は 3.0 mg/kg 飼料の
10 OTA を妊娠 6 日目から出産後 21 日目まで混餌投与した。各群の F₀ の OTA
11 ばく露は、それぞれ妊娠期間中が 0、0.008、0.0393 又は 0.2036 mg/kg 体重
12 /日相当で、授乳期間中が 0、0.0161、0.0760 又は 0.3786 mg/kg 体重/日相
13 当であった。予備試験では、0 又は 3.0 mg/kg 飼料群の F₁ の生後 14 日にお
14 ける胃内容物 OTA 濃度は、それぞれ 0.005 mg/kg 未満（検出限界未満）又
15 は 1 mg/kg であった。生後 22 日以後の F₁（各群雄 27 匹、雌 10 匹）は OTA
16 を含まない通常飼料で生後 77 日まで飼育された。

17 F₁28 日齢の雌雄及び 35 日齢の雄の体重が対照群に比較して低下した。~~3.0~~
18 ~~mg/kg 飼料群の F₁21 日齢の雄の脳の相対重量が増加したが、F₁77 日齢の雌~~
19 ~~雄の脳重量は対照群との差を示さなかった。~~病理組織検査では、母動物の腎
20 臓の髓質外層外帯において、0.6 mg/kg 飼料以上群の近位尿細管上皮細胞に
21 細胞質空胞変性を、3.0 mg/kg 飼料群の母動物の腎臓の髓質外層外帯の近位
22 尿細管上皮細胞に巨大核を観察した。~~が、その変化は軽微であった。また、~~
23 ~~0.6 及び 3.0 mg/kg 飼料群の髓質外層外帯の近位尿細管上皮細胞に細胞質空~~
24 ~~胞変性を観察した。~~F₁ 雄における海馬神経新生影響の検索で、3.0 mg/kg 飼
25 料群の F₁ 21 日齢時の雄の脳で、神経新生部位である顆粒細胞層下帯 (SGZ)
26 における PAX6 陽性細胞及び TBR2 陽性細胞、歯状回門部における SST 陽
27 性ニューロン及び CHRNB2 陽性ニューロンが対照群に比較して減少した。
28 3.0 mg/kg 飼料群の F₁ 21 日齢の SGZ における MDA 陽性細胞は対照群に比
29 較して増加した。~~3.0 mg/kg 飼料群の F₁21 日齢の雄の歯状回における転写~~
30 ~~産物は、Eomes の発現及び GABA 作動性ニューロン亜集団に関連する遺伝~~
31 ~~子が増加した。~~3.0 mg/kg 飼料群 F₁ の雄において神経栄養因子及び神経栄養
32 因子受容体遺伝子の Bdnf 及びグルタミン酸受容体関連遺伝子の Gria1、
33 Gria2 及び Grin2a、セロトニン合成酵素及びセロトニン受容体関連遺伝子の
34 Tph2、Htr1a 及び Htr4 並びに DNA 修復関連遺伝子の Ogg1、Sirt1 及び
35 Tp53 が対照群と比較して増加した。一方、コリン作動性受容体関連遺伝子
36 の Chrn2 は、対照群と比較して減少した。21 日齢時に観察された海馬歯状
37 回の変化は 77 日齢時には回復した。（ご提供文献 No.3）

1
2 **（●）免疫毒性に係る OTA 評価書第 1 版以降の追加知見（案）**

3 ・ *in vitro* 試験

4 3D4/21 細胞（ブタ肺胞マクロファージ由来株）を 0、0.5、1、1.5、2、
5 2.5、3、3.5 又は 4 mg/L の OTA で 24、48 又は 72 時間インキュベーション
6 した結果、細胞生存率は 24、48 及び 72 時間でそれぞれ 4、2.5 及び 2 mg/L
7 以上群で減少した。LDH の放出は、それぞれ 3.5、2.5 及び 1.5 mg/L 以上群
8 で増加した。また、3D4/21 細胞を 0 又は 1.0 mg/L で 24、48 又は 72 時間イ
9 ンキュベーションした結果、抗炎症サイトカインの IL-10 及び TGF- β が 48
10 時間群で増加した。炎症誘発サイトカインの TNF- α 及び IL-6 は 24 時間後
11 に最も増加し、その後、経時的に減少した。遊走実験では、24 時間インキュ
12 ベーションした後に膜を通過する細胞数が増加したが、48 時間以上群で通過
13 細胞数が減少した。貪食能力も 24 時間群で増加したが、48 時間以上群で減
14 少した。（文献リスト No.493）

15
16 **（7）腫瘍形成の機序等**

17 ① OTAの腎毒性とトランスポーター

18 本評価書の II. 1. (1) ⑤排泄に記載してあるように、OTAが腎臓において有
19 機アニオントランスポーターを介して膜輸送されることが示されており、腎臓
20 近位尿細管に選択的な OTA の毒性作用は、OTA が近位尿細管細胞の刷子縁又
21 は側底膜にある有機アニオン輸送システムにより細胞内外に移行することと関
22 連するという仮説が提唱されている(参照 138, 140, 272, 273, 274)。

23 ~~Wistar~~ラット (Wistar、雄、匹数不明) 腎臓尿細管に挿入したキャピラリ
24 ーを通じて尿細管への³H]-OTA の再吸収が調べられた。管腔内が生理的条件
25 に近い pH8 の場合には主に近位尿細管、ヘンレのループ上行脚及び集合管で
26 OTA の再吸収が認められ、管腔内を pH6 と低くすると、上記の部位のほかに
27 近位尿細管における再吸収の割合が多かった。近位尿細管では有機アニオント
28 ランスポーターの OAT-K1、~~近位尿細管では~~H⁺ジペプチド共輸送体
29 (H⁺-dipeptide cotransporters) がOTAの再吸収に関与していると考えられた
30 (参照 274, 275)。 *in vitro* で OAT-K2、OAT1、OAT3、OAT5 並びにヒト OAT1、
31 OAT3 及び OAT4 も OTA を輸送することが示されている(参照 276, 277, 278,
32 279, 280)。また、~~多剤耐性タンパク質である~~MRP2 及び MRP1 は、近位尿細管の
33 それぞれ刷子縁及び側底膜に存在しているが、これらのタンパク質も OTA を輸
34 送することが示唆されている(参照 281)。

35 ~~Sprague-Dawley~~ラット (Sprague-Dawley、雄、匹数不明) の尿細管を部
36 位別に OTA と共に *in vitro* で培養インキュベーションすると、細胞内 ATP が用
37 量依存的に減少した。近位尿細管の中間 (S2) 及び末端 (S3) セグメントが、

1 OTA の毒性影響に対し最も感受性が高かった。OTA のこの作用が OAT1 及び
2 OAT3 阻害剤であるプロベネシドによって抑制されたことより、OTA は近位
3 尿細管側底膜のこれら有機アニオン輸送経路を通過して細胞内に入ると考えられ
4 た(参照 273, 282)。

5 ~~Sprague-Dawley~~ラット (Sprague-Dawley、雌雄、一群各 5 匹)において肝
6 臓、腎臓、肺、十二指腸、空腸、回腸、大腸、小脳及び大脳皮質における
7 mRNA 発現を調べた結果、OAT1 及びOAT3 は腎臓特異的に発現し、雌ラット
8 と比較すると雄ラットに有意に多く発現していた(参照 283)。C57BL/6 マウス
9 及び129J マウス OAT1 の mRNA の発現量は、雌よりも雄が多かったが、OAT2
10 の mRNA の発現量には性差が認められず、OAT3 の mRNA については129J
11 マウスでは雌の方が雄よりも高い発現を示したが、C57BL/6 マウスでは性差が
12 みられなかった。(参照 284)。~~Wistar~~ラット (Wistar、雌雄、一群4匹)の腎
13 臓皮質において、免疫組織化学により OAT1 は、近位尿細管の主に S2 セグメ
14 ントの側底膜に、OAT3 は、S1 及びS2 セグメントの側底膜に認められ、雄ラ
15 ットに多く発現していた。去勢した雄ラットでは OAT1 の発現が低下し、この
16 ラットにアンドロゲンを投与することによって OAT1 の発現が増加した一方、
17 エストロゲンの投与により OAT1 の発現は更に低下した(参照 285)。これらの結
18 果は、OTA が雄ラットの腎臓尿細管に吸収されやすいことを示唆しており、部
19 位特異的な OTA の蓄積が OTA の感受性に関与していると考えられた(参照
20 286)。

21 22 ② OTAの発がん性メカニズム

23 げっ歯類に OTA を投与すると雄に腎細胞癌が認められる。OTA による発がん
24 機序として、OTA の活性代謝物による DNA 付加体の形成及び DNA 損傷等の
25 遺伝毒性のほか、非遺伝毒性のメカニズムとして酸化ストレス、細胞周期の破
26 たん、細胞増殖とアポトーシスの変化、MAP キナーゼ等のシグナル伝達の変化、
27 ミトコンドリアの機能低下、タンパク合成阻害等の作用が考えられている。以
28 下にそれらに関する要約を示した。

29 30 a. 遺伝毒性発がん物質としてのメカニズム性に係る知見

31 (a) OTAの代謝活性化とDNA付加体の形成

32 DNA 付加体は、生体異物や内因生成物質が共有結合により直接 DNA に結合
33 して生じる。付加体形成により DNA の合成が阻害されて細胞死又は突然変異が
34 誘発されるため、DNA 付加体の形成は、発がんのリスク要因とされている。
35 OTA 又はその代謝物が直接 DNA に結合するかについては様々な報告があり、
36 以下にまとめた。

1 ▪ *in vitro* 試験

2 NADPH、アラキドン酸等の存在下でマウス、ラット、ウサギ及びブタの肝
3 臓又は腎臓ミクロソームを用いて DNA 付加体形成に関与する OTA の代謝活性
4 化が ^{32}P -ポストラベル法により調べられている。代謝活性化しない条件下では
5 OTA と DNA の付加体と想定されたスポットはみられなかったが、OTA を CYP
6 又はペルオキシダーゼで代謝活性化すると同スポットが認められた。(参照 54,
7 287, 288)

8 OTA と DNA 又は OTA と DNA モノヌクレオチドを、Swiss雄マウス (Swiss、
9 雄、匹数不明) 又は Fauves de Bourgogne雌ウサギ (Fauves de Bourgogne、
10 雌、匹数不明) の腎臓ミクロソーム存在下で NADPH 又はアラキドン酸を添加
11 してインキュベーションインキュベートした後に、生成物を ^{32}P -ポストラベル
12 法により解析した。TLC 上に検出されたスポットは DNA 付加体と推測され、
13 スポット強度を基に、推定した DNA を基質とした場合の DNA 付加体の形成頻
14 度の最大値は、126 付加体/ 10^9 であった。DNA の4種のモノヌクレオチドを用
15 いた場合、主にデオキシグアニンを用いた場合にスポットがみられた(参照
16 289)。

17 OTA、OTBr²²又は OTHQ とインキュベーションインキュベートした WI26
18 細胞（ヒト気管支上皮細胞株）及び HK2 細胞（ヒト腎臓由来細胞株）の DNA を
19 用いた ^{32}P -ポストラベル法による解析ではスポットが検出されたが、OTB と培
20 養インキュベーションしたこれら細胞株の DNA についてはスポットが検出され
21 なかった。このことから著者らは OTB には直接的な遺伝毒性がないとした。
22 (参照 290)

23 ^{32}P -ポストラベル法で観察されるスポットは、主にデオキシグアニンの C8 と
24 OTA の 5 位塩素が脱落して結合した C-C8-dG-OTA であることが推察されて
25 いる。OTA に光照射すると酸化的脱塩素反応が起こり、OTQ/OTHQ
26 酸化還元対が生成する。(参照 139, 291, 292)。OTA とヌクレオチドを混合して
27 光照射すると OTHQ、OTB と共に C-C8-dG-OTA 及び O-C8-dG-OTA²³が生成
28 することが NMR、UV 及びマススペクトルによって確認されており(参照 139,
29 292, 293, 294)、OTA と DNA を *in vitro* で光酸化した場合、主な生成物は C-C8-
30 dG-OTA であることが LC-MS により示された(参照 293)。C-C8-dG-OTA は、
31 OTA 及び DNA を鉄 (II) イオン、銅イオン又は西洋ワサビペルオキシダーゼ
32 (HRP) / H_2O_2 の存在下でインキュベーションインキュベートした系において
33 も認められた(参照 139, 292)。

34 OTHQ を用いた ^{32}P -ポストラベル法による解析では、代謝活性化のない条件
35 下で TLC 上にスポットが認められ、その位置が *in vitro* でブタ腎臓ミクロソーム

²² ブロムオクラトキシン。オクラトキシンC5位の塩素が臭素に置換した化合物

²³ デオキシグアニンのC8とOTAの8位水酸基を介して結合した化合物

1 ム等により代謝活性化された OTA にみられる主なスポットと同じような位置
2 であったことから、OTA が代謝により酸化されて OTHQ となり、DNA と付加
3 体を形成する可能性が考えられた。(参照 295)

4 一方、³²P-ポストラベル法は、非特異的試験法であるため、TLC 上に観察さ
5 れるスポットには OTA 分子又はその代謝物分子が含まれない可能性があり、
6 検出されたスポットのいくつかは、OTA で誘発された 酸化ストレス等による細
7 胞毒性の影響であるとも考えられている(参照 296, 297)。

8 また、NADPH、GST、HRP、大豆リポキシゲナーゼ等を添加した CYPs 単離
9 酵素又はラット、ヒトの腎臓及び肝臓ミクロソームを用いて OTA の代謝物を
10 HPLC 及び LC-MS/MS により解析した試験では、OTA 由来の活性キノン
11 OTQ/OTHQ は検出されず、ラット肝臓ミクロソーム及びヒト CYP3A4 を
12 用いた結果、4*R*-OH-OTA 及び 4*S*-OH-OTA が極めて少量検出された。(参照
13 94, 130)

14 更に、雄ラット肝臓ミクロソーム、雄マウス腎臓ミクロソーム、雄ラット腎
15 臓ミクロソーム、プロスタグランジン H 合成酵素又は HRP 存在下で ³²P-ポス
16 トラベル法及び³H]-OTA を用いた *in vitro* 試験において OTA 及び OTA 代謝物
17 の DNA 付加体形成は認められなかった(参照 94)。ラット又はヒト初代培養肝細
18 胞を³H]-OTA と 培養インキュベーションした結果、³H]-OTA と DNA の結合
19 は認められなかった(参照 134)。

20
21 ・ *in vivo* 試験

22 ~~Swiss~~マウス (Swiss、雄、匹数不明) に 0.6、1.2 又は 2.5 mg/kg 体重の用
23 量で OTA を単回投与し、³²P-ポストラベル法を用いて調べた結果、腎臓、肝臓
24 及び脾臓に OTA 投与 24 時間後から TLC 上に DNA 付加体と考えられるスポッ
25 トが認められた。スポットの数は腎臓で多く認められ、2.5 mg/kg 体重投与群
26 では、72 時間後まで腎臓及び肝臓で時間依存的にシグナルの増強がみられた。
27 0.6 及び 1.2 mg/kg 体重投与群では 48 時間後にスポットの数がピークとなり、
28 72 時間後にはほとんどが消失したことより、DNA 付加体が修復されたと考え
29 られた。スポットの強度より、DNA 付加体の頻度は、7~40 付加体/10⁹ スク
30 レオチドと推計された(参照 298)。

31 OTA を投与されたブタ (種不明、性別不明、頭数不明) に ~~(0.02 mg/kg 体~~
32 ~~重/日~~ の OTA を ~~3 週間混餌投与~~ の腎臓髓質並びに ~~Dark Agouti~~ ラット
33 (Dark Agouti、雄、匹数不明) に (週 3 回 2 年間、0.4 mg/kg 体重/日 の OTA
34 を週 3 日 2 年間、強制経口投与及び又は約 8.3 mg/kg 体重/日 の OTA を、~~3 日~~
35 ~~間、強制経口投与~~) 及び ~~F344~~ ラット (F344、雄、匹数不明) に ~~(6.8 mg/kg 体~~
36 ~~重/日~~ の OTA を、~~3 日間、強制経口投与~~ した の腎臓より抽出した DNA を用いた
37 ³²P-ポストラベル法による解析では、TLC 上の DNA 付加体と想定されるスポ

1 ットの位置が、標準物質として用いられた C-C8-dG-OTA に相当する位置に認
2 められ、検出されたスポットは C-C8-dG-OTA であると推察された(参照 293,
3 294)。

4 ~~³²P-ポストラベル法により BALB/c マウス (BALB/c、雄、一群 5 匹) の
5 OTA 投与 (に 0.003.5~1.056 μmg/kg 体重の OTA を、強制経口投与し) に
6 よて、精巣にスポット形成が認められたとの報告がある(参照 135)。また、妊
7 娠 17 日目の SWR/J マウス (SWR/J、妊娠、一群 2 匹) に、2.5 mg/kg 体重の
8 OTA を腹腔内投与し、出生 1 日目の雄児動物の精巣及び腎臓を用いた ³²P-ポス
9 トラベル法によるスポット強度の解析から、それぞれ 5.2/10⁹ 及び 4.2/10⁹ ヌク
10 レオチドの DNA 付加体スポットが生じたと推計された。TLC 上のスポットは
11 標準として用いた C-C8-dG-OTA のスポットと同じ位置に認められたという報
12 告がある(参照 135)。~~

13 一方、³²P-ポストラベル法により、スポット形成が確認できなかった報告もあ
14 り、以下に述べるように *in vivo* における付加体形成については HPLC 法及び
15 LC-MS/MS 法では確認されていない。

16 F344 ラット (F344、雄、一群 3 匹) に 0 又は 2 mg/kg 体重/日の OTA が週
17 5 回、2 週間強制経口投与する付加体形成試験が実施された。ラットは OTA
18 最終投与 72 時間後にと殺された。LC-MS/MS 法及び ³²P-ポストラベル法を用
19 いて OTA の代謝物を調べた結果、尿に微量の OTHQ が検出され、血漿、腎臓
20 及び肝臓には OTA は検出されたが、OTA の代謝物及び OTA に関連した DNA
21 付加体は認められなかった。(参照 137, 248)

22 0 又は 210 μg/kg 体重/日の OTA を 90 日間経口投与した F344 ラット (F344、
23 雄、一群 5 匹) の腎臓並びに 0、0.250、0.500、1.000 又は 2.000 μmg/kg 体重/
24 日 の OTA を 2 週間投与した F344 ラット (F344、雄、一群 3 匹) の腎臓にお
25 ける DNA 付加体の有無が安定同位体希釈 LC-MS/MS 法により調べられた(参
26 照 299)。OTA の生体における排出速度及び単回投与後に ³²P-ポストラベル法
27 により検出された腎臓における付加体と想定されるスポット形成の結果(参照
28 300, 301)を考慮して、ラットは OTA 最終投与の 72 時間後にと殺された。OTA
29 の DNA 付加体 (C-C8-dG-OTA) は、OTA を 90 日間投与したラットの腎臓か
30 らは検出されず (検出限界は 3.5 ~6.0 C-C8-dG-OTA /10⁹DNA ヌクレオチド)、
31 また、OTA を 2 週間投与したラットの腎臓からも検出されなかった (検出限界
32 は 1.6 ~6.08 C-C8-dG-OTA /10⁹DNA ヌクレオチド)。著者らは、以上の結果
33 は、OTA の発がん性を含む腎臓への影響の機序に DNA 付加体形成が含まれな
34 いことを示唆するとした(参照 299)。この解析について、LC-MS/MS のクロ
35 マトグラフ上のピークは、OTA と DNA の共有結合を否定するものではないと
36 いう見解もある(参照 302)。

37 F344 ラット (F344、雄、一群 4 匹) に [³H]-OTA (1 mg/kg 体重に相当) を経

1 口投与する *in vivo* 試験の結果、投与 24 時間後に腎臓 DNA と $[^3\text{H}]\text{-OTA}$ の結合
2 は検出されなかった。検出限界は、2.7 分子付加体/ 10^9 DNA ヌクレオチドであ
3 った。同じサンプルを用いて ^{32}P -ポストラベル法により解析した結果、OTA 非
4 投与の対照群に対し、OTA 投与群ではスポット強度が増加したが、この ^{32}P -
5 ポストラベル法で検出された OTA 投与によるスポットの増加は、OTA が直接
6 DNA に結合した結果ではないと考えられた(参照 94)

7 ~~F344~~ラット (~~F344~~、雄、一群 3 匹) に 0 又は ~~0.500~~ $\mu\text{mg}/\text{kg}$ 体重の $[^{14}\text{C}]\text{-}$
8 OTA が単回経口投与され、72 時間後にと殺された。肝臓と腎臓から単離した
9 DNA について AMS (加速質量分析) により ^{14}C 濃度を測定した結果、~~溶媒の~~
10 ~~みを投与した対照群と比べ、~~投与による ^{14}C 濃度の増加が認められなかったこ
11 とから、DNA 付加体は不検出 (検出限界=3 付加体/ 10^9 ヌクレオチド) とされ
12 た。(参照 137)。なお、EFSA では、この試験結果を解析する上での問題点とし
13 て、ほかの試験では OTA ~~暴ばく~~露の 24 時間後に、DNA が単離されているのに
14 対し、この試験では $[^{14}\text{C}]\text{-OTA}$ を比較的低濃度で単回投与した 72 時間後に
15 DNA が単離されているため、DNA 付加体が修復された可能性があることを指
16 摘している。(参照 200)

17 18 (b) OTA の *in vivo* 変異原性

19 ~~F344/NS1c-Tg (gpt delta)~~ラット (~~F344/N-Tg (gpt delta)~~、雌雄、一群 5
20 匹) に 0 又は 5 mg/kg 飼料(雄 : 0.36 mg/kg 体重/日、雌 : 0.38 mg/kg 体重/日)
21 の OTA を 13 週間混餌投与し、腎臓の病理組織学的検査及び変異原性試験が実
22 施された。OTA 投与群の雄雌ともに投与後 4 週間目には腎臓髄質外層外帯にお
23 ける近位尿細管上皮細胞にアポトーシス、巨大核細胞及び空胞化が認められた。
24 雄ラットの腎臓より DNA を抽出してレポーター遺伝子の点突然変異及び欠失
25 変異を調べた結果、OTA 投与群と非投与群に差はみられなかったが、腎臓髄
26 質外層外帯を分離して抽出した DNA では、非投与群に比べて Spi-変異体頻度
27 が有意に増加しており、髄質外層外帯特異的に欠失変異が生じていることが示
28 された。皮質では、OTA による欠失変異の誘導は認められず、皮質及び髄質
29 外層外帯共に点突然変異頻度には差がなかった。(参照 253)。

30 同じグループにより、腎臓髄質外層外帯における OTA の作用メカニズムを分
31 子病理学的解析により調べる目的で~~F344/NS1c-Tg (gpt delta)~~ラット
32 (~~F344/N-Tg (gpt delta)~~、雄、一群 5 匹) に同用量の OTA を 4 週間投与し
33 て皮質及び髄質外層外帯における網羅的遺伝子発現変化が比較された。OTA
34 投与により髄質外層外帯特異的に発現が増加したのは、DNA 二重鎖切断修復
35 (*Chek1*、*Rad18*、*Bripa1*、*Brcc3*等)、細胞周期促進、DNA 損傷応答を介し
36 た G_2/M 期停止誘発、*Bcl-2* ファミリー遺伝子及びがん抑制遺伝子 *p53* に係る
37 遺伝子群であった。~~DNA 二重鎖切断修復、特に相同組換えに関連した遺伝子~~

1 ~~の発現が誘導されていることより、OTA 暴露により髄質外層外帯に DNA 二~~
2 ~~重鎖切断が起こり、相同組換えを介した修復過程で欠失変異が生じていると推~~
3 ~~測された。~~OTA による細胞周期促進及び G₂/M 期停止誘発関連遺伝子の発現増
4 加は、細胞周期の調節異常を示唆しており、巨大核細胞の誘導に関与している
5 と考えられた。(参照 303)

6 OTA により腎臓髄質外層外帯特異的にがん抑制遺伝子 *p53* に係る遺伝子群の
7 発現が誘導されたことより、OTA の誘導する DNA 損傷、アポトーシス及び巨
8 大核誘発への *p53* の関与を調べる目的で、マウス (*p53* 発現 *gpt delta*
9 *transgenic [p53^{+/+}]* 及び *p53* 欠損 *gpt delta transgenic [p53^{-/-}]*)、雄、一群各
10 5 匹 に 0、1 又は 5 mg/kg 体重/日 の OTA が 4 週間強制投与された。OTA 投与
11 により、WT*p53*発現マウスの腎臓における *p53* の発現が誘導されることが確認
12 された。マウスの発がん用量である 5 mg /kg OTA 投与群において、*p53*-欠損
13 マウスでは *Pp53* 発現マウスに比べアポトーシス及び巨大核の出現が髄質外層
14 外帯に増加し、皮質にも認められた。変異原性試験の結果、5 mg OTA/kg 体重
15 /日 投与群の腎臓において *p53* 発現及び欠損マウス共に点突然変異は認められ
16 なかったが、Spi-変異の頻度は *p53* 欠損マウスで有意に増加した。著者らは、
17 OTA が DNA の二重鎖切断修復における相同組換えを介して DNA 欠損を誘導
18 する可能性があり、*p53* はこの過程で OTA の遺伝毒性作用を抑制していると
19 考えた。(参照 304)

21 b. 非遺伝毒性発がん性に係る知見物質としてのメカニズム

22 (a) 酸化ストレス

23 OTA が *in vitro* 及び *in vivo* で ROS 産生等を介した DNA、タンパク質及び脂
24 質の酸化を引き起こすことが報告されている。また、*in vitro* 及び *in vivo* のコ
25 メットアッセイにおいて、OTA の用量依存的に DNA 損傷が認められており、
26 酸化されたプリン塩基又は酸化されたピリミジン塩基を認識して除去する Fpg
27 又は EndoIII 処理により DNA 損傷の促進がみられた結果は、OTA が DNA 塩
28 基の酸化修飾を誘発していることを示唆していた ((5) 遺伝毒性参照)。OTA
29 による酸化ストレスは、動物実験において低投与量から認められ、長期間の腎
30 毒性及び酸化ストレス等によるエピジェネティックなメカニズムがラット腎臓
31 における腫瘍誘発に重要な役割を果たすとする報告もある。ROS の産生の原
32 因としては、Fe イオン、キノン、酸化ストレス応答の低下、NO 合成酵素のひ
33 とつである iNOS 発現の増加等が報告されている。また、腎臓には、ペルオキ
34 シンダーゼが豊富に存在するため、³²P-ポストラベル法により観察される DNA 付
35 加体形成は OTA そのものではなく、脂質過酸化反応 (LPO) が関与している
36 可能性も考えられる。LPO による DNA 損傷として、DNA 中の 2'-デオキシグア
37 ノシンの 8 位の酸化による 8-OHdG 及びエテノ塩基などの環外 DNA 付加体の

1 生成並びに脂質の過酸化分解物である MDA とグアニンの反応による付加体が
2 知られている。(参照 235, 305, 306, 307, 308, 309)

3 OTA による脂質酸化物の構造活性について、OTA と Fe³⁺複合体による ROS
4 産生が関与している報告がある一方、Fe³⁺との複合体を形成しない O-アセチル
5 フェニル OTA で脂質酸化が認められることより、これらは OTA の作用には関
6 与しないという報告もある。(参照 310, 311)

7
8 ▪ *in vitro* 試験

9 LLC-PK1 細胞（ブタ腎臓近位尿細管由来細胞株）を OTA の存在下で培養イ
10 ンキュベーションし、酸化ストレス応答が調べられた。OTA は、濃度依存的に
11 ROS の産生を増加し、15 μM の OTA でインキュベーション培養すると明らか
12 に 8-オキソグアニン²⁴の生成が認められた抗酸化剤である NAC によってこの 8-
13 オキソグアニンの生成は抑制された。(参照 312)

14 腎臓における OTA の作用メカニズムを調べる目的で HK-2 細胞を 50 μM の
15 OTA と 6 又は 24 時間インキュベーション培養し、網羅的な遺伝子発現の変化
16 が解析された。細胞生存率は 6 時間後に 83%、24 時間後に 53%であった。6 時
17 間後に DNA の酸化的損傷の増加と共に ROS の産生が増加し、ROS の産生に関
18 与するミトコンドリア電子伝達系酵素の mRNA 発現上昇が認められた。24 時
19 間後には、ROS レベル及び酸化的 DNA 損傷の増加と共に酸化ストレス応答系
20 の遺伝子発現の増加が認められた。DNA 切断や付加体形成などの DNA 損傷に
21 より発現が誘導される細胞周期調節又はアポトーシス関連遺伝子の発現上昇は
22 検出されなかった。(参照 238)

23 RL-34 細胞（ラット肝細胞由来細胞株）、ラット初代培養肝細胞又はラット
24 NRK 細胞（腎臓近位尿細管上皮細胞由来細胞株）を 1.5~6 μmol/L の OTA と
25 インキュベーション培養する *in vitro* 試験の結果、解毒及び酸化ストレス応答
26 に関与している転写因子 Nrf2 の活性阻害と共に、DNA の酸化的損傷による塩
27 基脱落部位の増加が認められた。Nrf2 経路の活性化剤である Cafestol 及び
28 Kahweol~~+~~を用いた前処理によりこれらの OTA の影響が防止されることから、
29 OTA が酸化ストレスに対する生体の抗酸化作用を阻害していることが示唆さ
30 れた。(参照 313)

31 LLC-PK1 細胞を OTA の存在下でインキュベーション培養し、Nrf2 タンパク
32 質の核内移行及びトランス活性、Nrf2 遺伝子並びにその標的である GST 及び
33 γGCS 各遺伝子の発現に及ぼす OTA の影響が調べられた。OTA (25 μM) は、
34 Nrf2 タンパク質の核内移行とトランス活性を低下させ、各遺伝子の発現を抑制
35 した(参照 314)。同細胞中の ROS レベル（フローサイトメトリーで測定）の増

²⁴ グアニンの8位が酸化されると8-オキソグアニンとなる。ROSによるDNA酸化損傷のマーカーとされている。

1 ~~加低下~~が OTA (1~2.5 μM) によって、GST とグルタチオンペルオキシダーゼ
2 の活性低下が OTA (10~25 μM) によってそれぞれ引き起こされた(参照 315)。

3 HEC293 細胞 (ヒト胎児腎臓由来細胞株) を 20 μM の OTA と 2 時間 インキ
4 ユベーションインキュベートすると、ミトコンドリア膜電位差 ($\Delta \Psi_m$) の減
5 少、ROS 産生及び細胞死が誘導された。プロテオーム解析により、網羅的に
6 ミトコンドリアにおけるタンパク質発現の変化を調べた結果、ミトコンドリア
7 電子伝達系、タンパク合成の阻害、ストレス応答の誘導、細胞死等に係る 66 種
8 類のタンパク質の発現変動が認められ、OTA のアポトーシス誘導に関与して
9 いると考えられた。抗酸化物質である NAC は OTA による ROS 産生及び $\Delta \Psi_m$
10 の減少を抑制し、OTA によるミトコンドリアタンパク質発現誘導のほとんどを
11 防いだ。これらの結果より、著者らは OTA の毒性には、ミトコンドリアを介し
12 た ROS 産生及びアポトーシスが関与していると考えた。(参照 316)

13 ~~³²P-ポストラベル法を用いて、*in vitro* 及び *in vivo* で、酸化ストレスが~~
14 ~~DNA 付加体スポット形成に及ぼす影響が調べられた。抗酸化剤であるビタミン~~
15 ~~A、ビタミン C 又はビタミン E をマウスに前投与するとスポットの数が減少し~~
16 ~~たことが報告されている。(参照 317)~~

17 そのほか、HepG2、Caco-2 等の培養細胞及びラット初代培養尿細管細胞等
18 を用いた *in vitro* 実験によって、OTA の毒性に対する酸化ストレスの関与が示唆
19 されたとする知見が報告されている。(参照 310, 312, 318, 319)

21 *in vivo* 試験

22 Wistar ラット (Wistar、雄、一群 6 匹) に 0 又は 0.289 μmg/kg 体重の OTA
23 が 48 時間毎に 3 週間経口投与された。OTA 投与 1 時間前に SOD 及びカタラ
24 ーゼを皮下注射すると酵素尿、蛋白尿、クレアチニン血症及び OTA の尿中排泄
25 を指標とした OTA の腎毒性が軽減された。これらの結果は、*in vivo* の OTA
26 腎毒性にスーパーオキシドラジカルと過酸化水素が関与していることを示唆し
27 ていた。(参照 156)

28 ³²P-ポストラベル法を用いて、酸化ストレスが DNA 付加体スポット形成に及
29 ぼす影響が調べられた。抗酸化剤であるビタミン A、ビタミン C 又はビタミン
30 E をマウス (Swiss、雄、匹数不明) に前投与するとスポットの数が減少した
31 ことが報告されている。(参照 317)

32 Dark Agouty 又は Lewis ラット (Dark Agouty 又は Lewis、雄、一群 20 匹)
33 に 0.4 mg/kg 体重/日の OTA が 1 週間に 3 日回の頻度で 2 年間強制経口投与さ
34 れた。OTA の腎毒性における酸化ストレスの関与を調べる目的で抗酸化剤 2-
35 メルカプトエタンスルホン酸 (MESNA)²⁵ を前投与すると、腎臓における

²⁵ MESNA は腎臓で遊離チオール基を増加させることで酸化ストレスを防ぎ、LPO 産生物を減少させる。

1 OTA 誘導性の巨大核細胞が有意に減少すると共に ^{32}P -ポストラベル法で検出さ
2 れた DNA 断片の数と強度が減少した。一方、腎腺癌を発症したラットは、OTA
3 投与群では 6/20 であったが、OTA 及び MESNA 投与群では 8/20 であり、
4 MESNA は腎腺癌の発生頻度減少には効果を示さなかった。著者らは、OTA
5 の巨大核細胞誘導と発がん作用は異なるメカニズムによると考えた。（参照
6 300）

7 ~~Wistar~~ラット（Wistar、雄、一群 8 匹）に ~~OTA が 0.289 $\mu\text{mg}/\text{kg}$ 体重/日~~
8 ~~の OTA 又は 0.289 mg/kg 体重/日の OTA 及び活性酸素のスカベンジャーであ~~
9 ~~るメラトニンを 10 mg/kg 体重/日での用量で、活性酸素のスカベンジャーであ~~
10 ~~るメラトニンを 30 日間飲水投与した結果、が 10 mg/kg 体重/日の用量で共投~~
11 ~~与された。病理組織検査の結果、メラトニンの投与群の病理組織学検査~~では
12 OTA で誘発される肝毒性及び腎毒性が軽減された。（参照 320）

13 赤ワイン中の抗酸化性フラボノイドが OTA の毒性に及ぼす影響を調べる目
14 的で、赤ワインに OTA を溶解し、~~Wistar~~ラット（Wistar、雄、一群 6 匹）に
15 ~~289 $\mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日の用量の~~ OTA が 1 日おきに 14 日間強制経口投与された。
16 OTA のみの投与では腎臓の脂質ヒドロペルオキシド（LOOH）の増加、還元型
17 グルタチオン（GSH）/酸化型グルタチオン（GSSG）の低下及び SOD 活性の
18 低下がみられたが、OTA と共に赤ワインを投与することによってこれらの変
19 化が抑制された。（参照 321）

20 ~~Sprague-Dawley~~ラット（Sprague-Dawley、雄、一群 10 匹）に 0.2 mg/kg
21 飼料の OTA を 4 週間混餌投与し、腎臓、肝臓及び脳における DNA の断片化、
22 非タンパク質チオール基（RSH）、LOOH レベル及びヘムオキシゲナーゼ-1
23 （HO-1）発現が調べられた。OTA 投与群の腎臓、肝臓及び脳より抽出された
24 DNA を電気泳動した結果スミアが認められ、DNA 損傷が生じていることを示
25 唆していた。OTA 投与群のラットは OTA 非投与の対照群に比較して、腎臓及
26 び肝臓の RSH 含量が有意に減少し、全ての組織の LOOH が有意に増加した。
27 これらの OTA の影響は抗酸化剤であるシアニジン 3-O- β -D-グルコシド（C3G）
28 の共投与により抑制された。OTA 投与により腎臓及び肝臓において活性酸素の
29 消去を触媒する HO-1 が有意に誘導された。著者らは、酸化ストレスが OTA の
30 作用に関与していると考えた。（参照 322）

31 ~~F344~~ラット（F344、雄、一群 5 匹）に OTA を 21 日又は 12 か月間混餌投与
32 する毒性試験が実施された。体重が 333 g になるまでは 0.300 $\mu\text{mg}/\text{kg}$ 体重/日、
33 その後は 0.100 $\mu\text{mg}/\text{匹/日}$ の OTA を投与した。酸化ストレス応答に関与する
34 GSH 関連酵素である γ -グルタミルシステイン合成酵素（GCLC）、GSTP1、
35 GSTA5 及び GSTM1 の発現が OTA 投与群のラット腎臓でいずれの時期におい
36 ても減少していた。~~ラット初代培養肝細胞及び NRK 細胞を用いた *in vitro* 試~~
37 ~~験においても、細胞毒性を生じる濃度より低い濃度の OTA によってこれらタ~~

1 ~~ンパク質の発現の抑制が認められた。これらの遺伝子の DNA の調節領域に結合~~
2 ~~して遺伝子発現を増加させる転写因子 Nrf2 への OTA の影響をラット初代培養~~
3 ~~肝細胞及び RL-34 細胞（ラット肝細胞由来細胞株）を用いて調べた結果、~~
4 ~~OTA は、Nrf2 と DNA 調節領域の結合を抑制し、Nrf2 の転写活性を低下させ~~
5 ~~た。同じ培養条件において DNA の塩基脱落が認められ、DNA の酸化損傷が引~~
6 ~~き起こされていることが示された。12 か月間 OTA を投与した群のラット腎臓に~~
7 ~~おいても、OTA 非投与の対照群に比べて DNA の塩基脱落部位が有意に増加し~~
8 ~~た。これらの OTA により引き起こされた変化は、Nrf2 経路の活性化剤により~~
9 ~~阻害されることが、上記細胞を用いた in vitro の試験系で認められた。以上よ~~
10 ~~り、著者らは、Nrf2 が抑制されることによって、酸化ストレスに対する細胞~~
11 ~~の防御作用が低下することが、OTA の腎毒性及び発がんのメカニズムである~~
12 ~~うと考えた。（参照 313）~~

13 Wistarラット（Wistar、雄、一群6匹）に0、0.000005 μmg/kg 体重/日又は
14 0.050 μmg/kg 体重/日のOTAが15日間強制経口投与された。酸化ストレスの指
15 標となるMDA及びカルボニル化タンパク質（PCs）の濃度が肝臓では0.050
16 μmg/kg 体重/日投与群で有意に高く、腎臓では、0.000005 μmg/kg 体重/日投
17 与以上の群でOTA非投与の対照群に比べて有意に増加していたが、用量反応
18 性はみられなかった。カタラーゼ及びSOD活性には変化は認められなかった。
19 （参照 323）

20 Sprague-Dawleyラット（Sprague-Dawley、雄、一群6匹）に0又は0.5
21 mg/kg 体重/日のOTAを14日間強制経口投与し、腎臓における病理組織検査が
22 実施された。OTA投与群の腎臓においてカタラーゼ活性の低下、SOD活性の
23 上昇及びGSH濃度の低下がみられ、酸化ストレスが誘導されたことを示して
24 いた。OTA投与群ではOTA非投与の対照群に比べ、腎臓皮質及び髄質におけ
25 るアポトーシス細胞がそれぞれ10倍及び3倍に増加した。腎臓のMDA濃度
26 変化はみられなかった。OTAと共に抗酸化剤のリコペンを5 mg/kg 体重/日の
27 用量で強制経口投与するとOTAのGSH及びアポトーシスへの影響が軽減さ
28 れた。（参照 324）

29 OTAが精巣で過酸化脂質の生成を誘導することが報告されている。マウス
30 （~~雌雄種~~不明、雄、一群10匹）に0、0.05又は0.1 mg/匹/日のOTAが45日間経
31 口投与された。マウス精巣中において過酸化脂質の分解物であるMDAが用量
32 依存的に有意に増加した。また、SOD、カタラーゼ、グルタチオンペルオキシ
33 ダーゼ、グルタチオンレダクターゼ及びGSTの活性が用量依存的に低下し、
34 0.1 mg/匹/日のOTA投与群では有意に低下した。（参照 187）

35 Sprague-Dawley albinoラット（Sprague-Dawley albino、雄、一群10匹）
36 に0又は0.2 mg/kg 飼料のOTAを4週間混餌投与し、NO産生調節に関与す
37 るDDAH及びNO合成酵素（NOS）誘導への影響が調べられた。OTA投与群

1 では肝臓と腎臓に NO 合成酵素 NOS アイソフォームの一つである iNOS タン
2 パク質の発現が認められた。腎臓には更に NOS 合成酵素アイソフォームの
3 eNOS 及び内因性の NOS 阻害物質を分解する DDAH-1 タンパク質の過剰発現
4 が認められた。抗酸化作用を有する C3G を同時投与すると、これらの影響は軽
5 減した。(参照 325)

6 一方、以下のように *in vitro* 及び *in vivo* において、OTA による酸化ストレ
7 スが認められなかった報告もある。

8 F344-ラット (F344、雄、一群 3 匹) に ~~OTA (0、0.3、1 又は 2 mg/kg 体~~
9 ~~重)の OTA (を強制経口投与後 4、8、24 及び 48 時間目の血漿、腎臓及び肝臓~~
10 ~~中の MDA を GC-MS で測定した結果、いずれの MDA 濃度にも増加が認められ~~
11 ~~なかった。また、OTA (1 mg/kg 体重)投与後、腎臓 DNA 中の 8-OHdG レベ~~
12 ~~ルにも増加が認められなかった。(参照 326)~~

13 ラット初代培養肝細胞及び NRK 細胞と OTA をインキュベーションし、NO
14 産生に係る酵素への影響を調べた結果、HO-1 及び iNOS タンパク質レベルの
15 OTA 用量依存的増加が認められた。NO のタンパク質及び DNA への影響をそ
16 れぞれチロシン残基のニトロ化及び 8-ニトログアニンを指標に調べた結果、
17 OTA はタンパク質及び DNA のニトロ化を誘導したが、NO の合成阻害は OTA
18 に誘導された 8-ニトログアニン量に変化を及ぼさず、OTA の DNA への影響に
19 NO は関与していないと考えられた。(参照 309)

20 ~~OTA を 0.25、0.5、1 又は 2 mg/kg 体重で、5 日/週、2 週間経口投与した~~
21 ~~F344ラット (F344、雄、一群 3 匹) に 0.25、0.5、1 又は 2 mg/kg 体重/日の~~
22 ~~OTA を 1 週間に 5 日、2 週間経口投与したの腎臓において、LC-MS/MS により~~
23 ~~LPO 関連付加体生成を検討する試験が実施された。ラットは最終投与 72 時間~~
24 ~~後にと殺された。尿中には OTA の代謝物は検出されなかった。酸化ストレスの~~
25 ~~マーカーである、MDA 及び 4-ヒドロキシアルケナル並びに DNA における~~
26 ~~8-OHdG、1,N⁶-エテノデオキシアデノシン及び 1,N²-プロパノデオキシグアノ~~
27 ~~シン付加体について定量した結果、OTA 投与による腎臓及び肝臓におけるこ~~
28 ~~れらの付加体の増加は認められなかった。(参照 168)~~

29 ~~F344/NS1c-Tg (gpt delta)ラット (F344/N-Tg (gpt delta)、雌雄、一群 5~~
30 ~~匹) に 0 又は 5 mg/kg 飼料(雄：0.36 mg/kg 体重/日、雌：0.38 mg/kg 体重/日)~~
31 ~~の OTA を 13 週間混餌投与し、腎臓髄質外層外帯における 8-OHdG を測定した~~
32 ~~結果、非投与群及び投与群に差は認められなかった。また、OTA 投与群ではこ~~
33 ~~のラットでは、髄質外層外帯特異的に遺伝子欠失が認められていることより、~~
34 ~~た。このことから、著者らは DNA の欠失変異には酸化ストレスは関与してい~~
35 ~~ないと著者らは考えた。(参照 253)~~

36
37 (b)細胞有糸分裂阻害等

1 ▪ *in vitro* 試験

2 IHKE 細胞（ヒト腎臓上皮細胞由来細胞株）を0～0.050 μmM のOTAと12
3 時間又は24時間インキュベーション培養した結果、0.001 μmM 以上の濃度で
4 24時間後に有意な細胞数の減少並びに時間及び用量依存的なアポトーシスの
5 増加が認められた。OTA 処理群では、多倍染色体を有する巨大核細胞が認め
6 られ、染色体の不分離を示す染色分体橋も観察された。巨大核を含めた染色
7 体異常は24時間後にOTA非処理の対照群では $1.97 \pm 0.16\%$ であったのに対し、
8 0.010 μmM 及び 0.050 μmM OTA 処理でそれぞれ $4.36 \pm 1.15\%$ 及び $7.25 \pm$
9 1.16% と有意に増加した。0.010 μmM 以上のOTA濃度では、有糸分裂後期及
10 び終期にある細胞の割合が有意に減少した。 α チューブリンの免疫組織化学よ
11 り、OTAが紡錘糸形成を阻害していることが示唆され、*in vitro*においてOTA
12 が用量依存的に微小管の形成を阻害することが示された。一方、細胞生存に係
13 るNF κ BシグナルはOTAにより増強されていた。これらの結果から、著者らは、
14 OTAは紡錘体形成を阻害し、有糸分裂の中期から後期への移行に障害がおき、
15 巨大核細胞及び細胞分裂異常に関与していると考えた。（参照 327）

16 V79細胞又はヒト末梢血リンパ細胞において、OTAは染色体異常試験、姉
17 妹染色体分体交換試験及び小核試験では陰性であったが、これらの細胞をOTA
18 と3時間インキュベーション培養すると、凝縮して倍加した染色体及び部分的に
19 不規則に分離した染色分体が認められる細胞数が明らかに増加した。これらの
20 結果から、OTAはDNA複製後の細胞分裂を阻害していると考えられた。ま
21 た、V79細胞をOTAと24時間インキュベーション培養したときのIC₅₀の濃度
22 において、OTAが細胞周期に及ぼす影響をフローサイトメトリーを用いて調べた
23 結果、G₂/M期の移行阻害が観察された。DNAの複製阻害は認められなかつ
24 た。（参照 224, 229）

25 CHO細胞を0、0.2、0.8又は1 mMのOTAとインキュベーション培養する
26 と、多倍染色体を有する細胞が用量依存的に増加した。0.05 mM～1 mMの
27 OTA用量で細胞分裂の過程においてDNAのもつれを解消するTopoIIの活性
28 が用量依存的に減少していたことより、OTAが細胞分裂を阻害していると推測
29 された。（参照 240）

30 IHKE細胞を0、0.001、0.005、0.010、0.025又は0.050 μmM のOTAとイ
31 ンキュベーション培養すると、0.005 μmM 以上の濃度で有糸分裂の阻害が認め
32 られ、0.025 μmM 以上の濃度で姉妹染色分体の異常な凝縮及びコヒーシ
33 ンの欠如による姉妹染色分体の分離と共に、染色体の構造タンパク質であるヒス
34 トンのアセチル化の低下が認められた。核ホモジネートを用いて測定した核内
35 ヒストンアセチル基転移酵素（HAT）活性は、OTAの濃度依存的に低下し
36 （IC₅₀=0.024-5 μmM ）、姉妹染色分体を接着しているコヒーシンの誘導に必

1 要とされている H3Thr3²⁶のリン酸化が消失した。ヒストンのアセチル化は、転
2 写活性化を誘導し、有糸分裂、DNA の修復等に重要な役割を果たしていることが
3 知られており、著者らは、HAT の阻害が OTA の一次的な細胞内標的であり、
4 これが発がん作用に関与していると考えた。(参照 328)

5 OTA は GES-1 細胞（ヒト胎児消化管粘膜上皮細胞由来細胞株）に G₂ 期遅
6 延を誘導した。GES-1 細胞を OTA と 24 時間 インキュベーション培養すると、
7 細胞周期を制御する Cdc25c、Cdc2 及びサイクリン B1 のタンパク質発現が抑
8 制され、Cdc25c 及び Cdc2 のリン酸化が促進された。これらの結果、G₂ 期遅
9 延が誘導されると考えられた。細胞増殖及び細胞生存に関与する MAP キナー
10 ゼ（MAPK）ファミリーメンバーの ERK 及び細胞外シグナル制御キナーゼ 38
11（p38）の発現を siRNA により抑制すると G₂ 期遅延にある細胞の割合が有意
12 に減少したことより、OTA の細胞周期への影響はこれらのシグナルを介して
13 いると考えられた。(参照 329)

14 OK 細胞（オポッサム腎臓上皮細胞株）、WI26 細胞及び HK2 細胞を用いて
15 OTA、OTBr 又は OTHQ が細胞増殖に及ぼす影響が調べられた。OK 細胞に対
16 しては OTA、OTBr、OTB 及び OTHQ の順に毒性が強く、WI26 細胞に対し
17 ては OTA の毒性が最も強く、ついで OTBr と OTB が同程度、OTHQ には毒
18 性が認められず、HK2 細胞に対しては OTA のみに毒性が認められた。(参照
19 290)

21 *in vivo* 試験

22 F344ラット（F344、雄、匹数不明）に 0.021、0.070 又は 0.210 $\mu\text{mg}/\text{kg}$ 体重
23 /日の OTA を、14 日間又は 90 日間（5 回日/週投与）強制経口投与した後に腎
24 臓を採取し、定量的リアルタイム PCR アレイで細胞周期及び有糸分裂に関わる
25 遺伝子の発現を、また、免疫組織化学法及びウェスタンブロット法で関連タン
26 パク質の発現が調べられた。投与 90 日後に、0.070 $\mu\text{mg}/\text{kg}$ 体重/日以上の OTA
27 投与群で有糸分裂の主要制御因子（PLK1、Aurora B、Cdk1^{Cdc2}、サイクリン
28 E1 等のサイクリン、CDK 阻害因子、TopoII、サバイビン等）が OTA により
29 過剰に発現した。投与 14 日目の 210 $\mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日の OTA 投与群には、90 日後
30 と比較して程度は低いながらこれら遺伝子の過剰発現が認められたが、70
31 $\mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日投与群では認められなかった。遺伝子発現の変化と一致し、髄質
32 外層外帯の近位尿細管細胞におけるタンパク質発現（Cdk1^{cdc2}、p21^{WAF1/CIP1}、
33 TopoII 及びサバイビン）にも投与後日数と投与量に依存した変化が認められ、
34 Aurora B のターゲットであるヒストン H3Ser10²⁷のリン酸化が亢進されていた
35 ことから、有糸分裂過程の細胞にアポトーシスが誘導されていることが示唆さ

26 ヒストンH3タンパク質のN末端側から3番目のスレオニン

27 ヒストンH3タンパク質のN末端側から10番目のセリン

1 れた。これらの結果より著者らは、OTA による発がんの初期に、有糸分裂の
2 障害と有糸分裂の主要制御因子等の関連遺伝子とタンパク質染色体の不安定性
3 の原因となる遺伝子とタンパク質の異常発現が引き起こされると考えた。（参
4 照 330）

5 F344/NSIc-ラット（F344/N、雄、一群 10 匹）に発がん用量である 0.210
6 μmg/kg 体重/日の OTA を 28 日間経口投与すると、近位尿細管に巨大核細胞、
7 細胞増殖及びアポトーシスが認められた。発がん部位である腎臓髄質外層外帯
8 における細胞周期への影響を調べた結果、OTA 投与群では DNA 損傷応答に係
9 る Cdc2 及びγH2AX タンパク質の細胞核内における増加並びに G₂/M 期の移行
10 阻害に關与する Chk-2 タンパク質のリン酸化が認められた。網羅的な遺伝子発
11 現解析の結果、ユビキチン D (Ubd)の遺伝子発現が有意に増加していた。Ubd
12 は、M 期の紡錘体（スピンドル）チェックポイントに重要である Mad2 と結合
13 することが示されており、Mad2 を阻害することにより染色体不安定性を誘導
14 する可能性が示されている（参照 331）。OTA 投与により Ubd の発現が M 期の
15 みならず G₂期にも認められたことより、著者らは、G₂期に Ubd の発現が高い
16 細胞においては、G₂期に続く M 期の紡錘体（スピンドル）チェックポイント
17 監視機構が破綻して染色体不安定性を誘導し、OTA の発がん作用に關与して
18 いると考えた。（参照 332, 333）

19 20 (c) その他

21 NRK-52E 細胞（ラット近位尿細管由来細胞株）に 0.000100 又は 0.001,000
22 μmol/L 濃度の OTA を暴ばく露すると、上皮堅牢性の喪失又は壊死による細
23 胞数減少及びアポトーシス増加など、慢性の間質性腎症に特有の変化が確認さ
24 れた。OTA は、炎症マーカーである NFκB の活性化、線維症のマーカーである
25 コラーゲン分泌及び上皮間葉転換のマーカーであるα-平滑筋アクチンの生成を
26 誘発した。また、用量依存的に、細胞外シグナル制御キナーゼである セリン/
27 スレオニンキナーゼ 1/2 (ERK 1/2)、JNK 及び *p38* も誘導した。（参照 334）

28 ヒト腎臓尿細管細胞及び肺線維芽細胞の初代培養細胞を用いて OTA の毒性
29 が調べられた。細胞と 0.0003~0.0010 μmol/L の OTA が 2、5 又は 14 日間
30 インキュベーション培養された。カスパーゼ-3 活性及び LDH 活性が、それぞれア
31 ポトーシス及び壊死細胞の指標として測定された。尿細管細胞は、カスパーゼ-3
32 と LDH 放出の増加に関して、線維芽細胞より約 10 倍高い感受性を示し、低濃
33 度（0.0003~0.010 μmol/L）の OTA に 14 日間暴ばく露することにより、細胞
34 の肥大化が認められた。尿細管細胞特異的に NFκB 活性の増加と共に線維症の
35 マーカーであるコラーゲン III 及びフィブロネクチン分泌が増加した。（参照
36 334, 335, 336）

37 OTA によるエピジェネティックな遺伝子発現の変化及びシグナル伝達系の変

1 化が、OTA の発がん性に関与していることを示唆している報告がある。F344
2 ラット（雄、一群4匹）に体重が333 gになるまでは300 µg/kg 体重/日、その
3 後は0.100 µmg/匹/日のOTAを7日間、21日間又は12か月間混餌投与し、腎臓
4 におけるタンパク質キナーゼ（PKC）及びヒストンデアセチラーゼ（HDAC）
5 のタンパク質の発現が調べられた。OTA 非投与の対照群と比較して、OTA 投
6 与群では21日目以降 PKC のリン酸化が有意に増加し、PKC の下流シグナル
7 因子である ERK 1/2 等の活性化と関連していた。インスリン様成長因子-
8 1 受容体（IGF-1r）と IGF-1 によって活性化されるイノシトールリン脂質依存
9 性キナーゼ-1 系（PDK1）の発現増加が OTA 投与7日目及び21日目で認めら
10 れたことから、これらが PKC の上流で作用している可能性が考えられた。また、
11 OTA 投与群では HDAC3 タンパク質の発現が促進されて、HDAC 酵素の活性
12 化が認められた。著者らは、HDAC3 を介したヒストン脱アセチル化による
13 遺伝子発現抑制がシグナル伝達を活性化し、細胞増殖、アポトーシス抑制等を
14 介した発がんに関与していると考えた。（参照 337）

15 ~~野生型ラット及び~~、結節性硬化症 2 腫瘍抑制遺伝子（*Tsc2*）中に優性の生殖
16 細胞系列変異に対し異型接合を持つ ~~Eker~~-ラット（Eker、性別不明、匹数不明）
17 及び野生型ラット（性別不明、匹数不明）に、210 µg/kg 体重/日のOTAが1、
18 3、7 又は 14 日間強制経口投与された。腎臓の皮質又は髄質外層外帯における
19 病理組織、細胞増殖活性及び遺伝子発現 プロファイルプロファイルが調べられ
20 た。OTA は、皮質に軽度の病理組織変化（前腫瘍性病変）を誘発し、野生型
21 ラットでは14日目に、Eker ラットでは7日目から有意に細胞増殖の増加を
22 引き起こした。OTA 投与群では、代謝酵素遺伝子（*CYP4A12*）、DNA
23 修復遺伝子（*SUPT16H*）、酸化ストレス応答遺伝子（*SEPP1*）等の遺伝子発現
24 が促進される一方、ラパマイシンシグナル経路 の標的であるフォスファチジル
25 イノシトール 3-キナーゼ（PI3K）-AKT-*Tsc2*の多数の遺伝子の発現が抑制され
26 た。Eker ラットは、全ての影響に対し、野生ラットより OTA に対する感受性
27 が高かった。当該研究では、影響の全体傾向から、*Tsc2* の、OTA の毒性への
28 関与が示唆されている。（参照 338）

29 OTA の毒性の解明を目的として、cDNA アレイ解析及びプロテオーム解析に
30 より、*in vitro* 及び *in vivo* で網羅的な遺伝子発現又はタンパク質レベルの変化
31 が調べられている。

32 ~~Wistar~~-ラット（Wistar、雄、一群10匹）に0、1 又は10 mg/kg 体重の OTA
33 を経口投与し、24 時間後又は 72 時間後にと殺し、腎臓の組織学的検査が実施
34 された。両用量とも 72 時間後にと殺したラットの主に皮質及び髄質外層に変性
35 病変が認められた。壊死を起こした尿細管上皮細胞が、尿細管内に剥離してい
36 た。腎臓皮質における遺伝子発現の変化をマイクロアレイにより解析した結果、
37 DNA 損傷（*GADD153* 及び *GADD45*）、アポトーシス（アネキシン V）及び

1 炎症反応（ $\alpha_2\mu$ グロブリン、セルロプラスミン及びカテプシン S）に関係して
2 いる遺伝子の発現に OTA 依存的な増加がみられた。（参照 339）

3 **F344**ラット（**F344**、雄、初期体重 175 g、一群 5 匹）に体重が 333 g になる
4 までは 300 $\mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日、その後は 0.100 $\mu\text{mg}/\text{匹}/\text{日}$ の OTA を投与した。肝
5 臓及び腎臓の遺伝子発現プロフィールが、OTA 投与開始後 7 日、21 日、4 か月、
6 7 か月及び 12 か月目に調べられた。OTA 投与群の腎臓では、転写因子である
7 Nrf2 によって発現が制御される解毒及び酸化ストレス応答に関与している多
8 くの遺伝子（GST、NAD(P)H キノン還元酵素（NQO1）等）並びに脂肪酸代
9 謝及び CYP に関与する遺伝子の発現が抑制され、これらのタンパク質の発現も
10 抑制された。腎臓において、OAT、ナトリウム依存性リン酸トランスポーター
11（NaPi-2）などのトランスポーター遺伝子及び細胞外カルシウム恒常性維持を
12 制御するレギュカルシンの遺伝子の発現が OTA 投与により抑制された。著者
13 らは、カルシウム恒常性維持の変化並びに転写因子である HNF4 α 及び Nrf2 に
14 よる遺伝子発現の抑制等のエピジェネティックな遺伝子機能の変化が酸化スト
15 レスに対する細胞内防御を阻害し、OTA の発がん性に関与していると考えた。
16（参照 340）

17 近位尿細管細胞の *in vitro* モデルとしてヒト腎臓皮質近位尿細管上皮細胞由
18 来細胞株である RPTEC/TERT1 細胞及び HK-2 細胞、ラット腎臓尿細管由来細
19 胞株である NRK-52 細胞並びにヒト及びラットの初代培養近位尿細管細胞を
20 OTA とインキュベーション培養後、遺伝子発現の変化が cDNA アレイ解析によ
21 り調べられた。また、ラットに 3 mg/kg 体重/日の OTA を 1、3 又は 7 日間投
22 与し、OTA による腎臓の遺伝子発現の変化が同様に調べられた。それぞれの
23 モデルにおける遺伝子発現の変化をクラスター解析した結果、ヒト初代培養近
24 位尿細管細胞モデルとラット *in vivo* モデルの結果が最も近いクラスターとなっ
25 た。OTA の作用は、細胞骨格、ヌクレオソーム制御、転写、ユビキチン化及
26 び細胞周期等に係るシグナル伝達経路に関する遺伝子発現に及んでおり、最も
27 影響が大きかったのはヌクレオソーム制御に関与する遺伝子発現であった。ヌ
28 クレオソーム制御、転写及びユビキチン化に関与する遺伝子発現には、促進さ
29 れるもの及び抑制されるものの両方がみられた。がんの発症に係る遺伝子の多
30 くは発現が促進されていたが、溶質輸送体ファミリー遺伝子及び Ras 関連遺伝
31 子は発現が抑制された。酸化ストレスにより活性化される Nrf2 シグナル伝達経
32 路の変化はみられなかった。全てのモデルにおいて細胞骨格系に属するアクチ
33 ンリモデリング遺伝子であるアドビリンの産生が最も亢進されていた。著者
34 らはこれらの結果から、OTA の発がん作用機序はエピジェネティックである
35 ことを示唆していると考えた。（参照 341）

36 *p53* が OTA の発がん性に及ぼす影響を調べるために、マウス（*p53* 発現 *gpt*
37 *delta transgenic* [*p53*^{+/+}]及び *p53* 欠損 *gpt delta transgenic* [*p53*^{-/-}]、~~いずれ~~

1 も雄、一群 各 5 匹) に 0、1 又は 5 mg/kg 体重/日 の OTA が 4 週間強制経口投
2 与された。病理学的検査の結果、5 mg/kg 体重/日 の OTA 投与群で腎臓髄質外
3 層外帯に巨大核細胞及びアポトーシス細胞が認められ、p53 欠損 マウスの巨大
4 核細胞の発現頻度は p53 発現マウスより高かった。また、p53 欠損 マウスでは、
5 髄質内帯の尿細管上皮細胞にも巨大核細胞及びアポトーシス細胞が認められた。
6 p53 欠損マウスで観察されたアポトーシスの増加は、OTA の誘導するアポト
7 ーシスに p53 非依存的な経路が関与している可能性を示唆していると考えられ
8 た。(参照 304)

9
10 (●) 腫瘍形成の機序等に係る OTA 評価書第 1 版以降の追加知見（案）

11 資料 2 をご確認ください。

12
13 【事務局より】

14 以降の項目に関しましては、次回以降の調査会にて具体的にご審議をいた
15 たく予定です。

16 (8) 毒性試験のまとめ

17 実験動物を用いた亜急性毒性試験では、OTA を投与した実験動物全てに尿
18 細管の部位特異的な腎毒性が認められた。腎臓髄質外層外帯の近位尿細管 S3 セ
19 グメントには、巨大核細胞及び肥大した細胞がみられ、尿細管の萎縮及び組織
20 破壊も観察された。ラットにおいて、雌雄いずれも用量及び投与期間依存的に
21 これらの所見の増強が認められた。OTA は腎臓において有機アニオントラン
22 スポーターを介して膜輸送されることが示されており、近位尿細管に選択的な
23 OTA の毒性作用は、OTA が近位尿細管細胞の刷子縁又は側底膜にある有機ア
24 ニオン輸送システムにより細胞内外に移行することと関連すると考えられてい
25 る。実験動物による亜急性毒性試験において、最も低い用量で毒性が認められ
26 たのはブタ（雌）で、120 日間 0.008、0.040 又は 0.160 µmg/kg 体重/日の
27 OTA を混餌投与した結果、用量依存的に TmpAH 及び TmpAH のイヌリンクリア
28 ランスに対する割合の減少並びに尿糖が増加した。0.008 µmg/kg 体重/日の
29 OTA 投与群では 9 頭中 4 頭、40 µg/kg 体重/日以上 OTA 投与群では、全て
30 のブタに尿細管における退行性変性が観察された。ブタにおける LOAEL は
31 0.008 µmg/kg 体重/日であった。

32 慢性毒性・発がん性試験では、げっ歯類に OTA を経口投与すると主に腎臓髄
33 質外層外帯に腎細胞腺腫及び腎細胞癌が雄に多く発生した。ラットに 0、0.021、
34 0.070 又は 0.210 µmg/kg 体重/日の OTA を週 5 回強制経口投与した NTP にお
35 ける 2 年間発がん性試験では、0.070 µmg/kg 体重/日以上用量で雄ラットの
36 腎臓 に腫瘍が認められた。NOAEL は 0.021 µmg/kg 体重/日 (週 5 回投与、
37 0.015 µmg/kg 体重/日に相当) であった。また、この NTP 試験のデータを基に

1 BMD 法を用いて解析した結果、適合モデルのうち最も低い BMDL₁₀ は、
2 0.016-1 µg/kg 体重/日（LogProbit（Restriction：off））であり、上記
3 NOAEL より高い値であった。ブタを用いた慢性毒性試験では、0.040 µg/kg
4 体重/日の OTA を 2 年間投与した結果、尿細管萎縮や間質の線維化等、進行性
5 の腎障害がみられたが、がんの誘発は認められなかった。

6 生殖発生毒性及び免疫毒性は、いずれも腎臓への影響と比べると 1～2 桁高い
7 用量で観察された。

8 遺伝毒性試験の結果、Ames 試験では代謝活性化の有無にかかわらずほとんど
9 が陰性であり、酵母細胞を用いた SOS 試験及び哺乳類培養細胞を用いた遺伝子
10 突然変異試験の結果のほとんども陰性であった。一方、哺乳類の培養細胞にお
11 いて OTA が一本鎖 DNA 切断を誘導することが示されており、OTA を投与し
12 たマウス又はラットの脾臓、肝臓、腎臓等においてもコメットアッセイの結果
13 は陽性であった。コメットアッセイでみられる DNA 損傷の量は抗酸化剤によっ
14 て抑制されることが示されている。DNA 修復を示す不定期 DNA 合成では、ラ
15 ット肝細胞、ブタ膀胱上皮細胞、ヒト尿路上皮細胞において陽性であった。姉妹染
16 色分体交換が *in vitro* のいくつかの試験でみられたが、*in vivo* の試験では陰性で
17 あった。小核試験は、*in vitro*、*in vivo* 共に陽性であった。*in vitro* の染色体異常
18 試験では、陽性及び陰性の結果が共に得られているが、ラットに発がん用量を
19 経口投与した試験では陰性、マウスに腹腔内投与した試験では陽性であった。
20 トランスジェニックラット (*gpt delta*) を用いた *in vivo* 遺伝毒性試験では、
21 腎臓髄質外層外帯に DNA の欠失変異がみられたが、それがこの部位で発生す
22 るがんの原因であるとする証拠は得られていない。また、同部位における点突
23 然変異は検出されなかったことが報告されている。

24 OTA の遺伝毒性発がん物質としてのメカニズムに関して、OTA あるいはその
25 代謝物が DNA に直接作用するか否かを調べる目的で以下のようにさまざまな
26 試験が実施されている。動物に OTA を投与した *in vivo* における DNA 付加体
27 形成試験において、ポストラベル法により DNA 付加体は検出されなかった報告
28 がある。一方、ポストラベル法により *in vitro* 及び *in vivo* において、DNA 付加
29 体が検出されたとする報告があるが、その構造解析はされておらず、検出された
30 とされる付加体が OTA 又は OTA 代謝物と DNA が共有結合したものであるとの
31 確認はされていない。更に、³H] 又は¹⁴C]でラベルした OTA をラットに投与
32 した *in vivo* 試験において検出感度はポストラベリング法と同等であったが、
33 付加体形成は認められていない。

34 OTA の非遺伝毒性発がん物質としてのメカニズムに関して、細胞周期の破
35 たん、タンパク質合成酵素阻害、細胞増殖とアポトーシスの変化、酸化ストレ
36 ス、ミトコンドリアの機能低下、MAP キナーゼ等のシグナル伝達の変化、フェ
37 ニルアラニン tRNA 合成酵素、ヒストン等のアセチル化阻害等のエピジェネテ

1 イックなメカニズムなど、がんに結びつく様々な原因が多数報告されている。

2 以上の知見より、OTA 又は OTA 代謝物が DNA 付加体を形成する遺伝毒性発
3 がん物質ではなく、間接的に DNA に作用する非遺伝毒性発がん物質と考えるこ
4 とが妥当であると判断された。そこで、発がん性については、「ヒトに対する経
5 口発がんリスク評価に関する手引き（清涼飲料水を対象）」（平成 20 年 9 月 2 日
6 化学物質・汚染物質専門調査会決定）の考え方を参考に、*in vitro* 遺伝毒性試
7 験では陽性であるが、*in vivo* 遺伝毒性試験で DNA への直接的な作用が確認され
8 ず、「発がん性に対する遺伝毒性の関与が不確実」と考えられることから、発が
9 ん影響に関しては、NTP における 2 年間発がん性試験に基づく NOAEL を基に
10 算出し、BMD 法の適用は行わないこととし、TDI を設定することとした。（参
11 考資料 2 参照）

12 3. ヒトにおける知見

13 【事務局より】

14 「3. ヒトにおける知見」以降は第1版の内容のまま（ばく露の統一を除く）と
15 なっております。

16 (1) 各国におけるばく暴露量

17 ① 血液中 OTA 濃度

18 OTA は、ヒトでおおよそ 35 日の半減期を有することが示されており(参照 91)、
19 過去数週間におけるばく暴露の簡便なバイオマーカーとして OTA の血中濃度
20 が疫学的研究に幅広く使用されている(参照 74)。

21 2001 年の JECFA の報告によると、欧州 12 개국、アフリカ 2 개국、カナダ
22 及び日本において 1977 年から 1998 年の間にそれぞれ OTA 陽性と報告された
23 健常者計 3,717 名の血液中 OTA 濃度範囲は、0.1~40 ng/mHL（最大値 160
24 ng/mHL を除く。）であった(参照 74, 198)。日本では、1992~1996 年に東京に
25 おいて OTA 濃度が調査され、OTA が検出されたのは 184 名中 156 名（85%）、
26 平均値は 0.068 ng/mHL、濃度範囲は 0.004~0.28 ng/mHL であった(参照 342)。

27 EFSA の意見書には、1995~2002 年に報告されたイタリア、クロアチア、
28 ノルウェー、スウェーデン、モロッコ及びレバノンにおける健常者計 2,322 名
29 の血中 OTA 濃度が記されている。OTA の検出率の範囲は 33%~100%で、レバ
30 ノン（検出限界 0.1 ng/mHL）で少なく、ノルウェー及びスウェーデン（検出限
31 界 0.01 ng/mHL）で多かった。血中 OTA 濃度の平均の範囲は 0.17 ng/mL（レ
32 バノン）~0.56 ng/mHL（イタリア、検出限界 0.1 ng/mHL）であった。EFSA は、
33 これらの結果より、2001 年に JECFA で報告された結果等と比較すると血中
34 OTA 濃度が減少傾向にあると述べている。（参照 200）

35 その後の報告結果を表 18 に要約した。

1 ポーランドで、1998年10月から1999年4月にかけて30名の妊娠女性を
2 対象に母体の血清中及びさい帯血血清中のOTA濃度が測定された。母体血清
3 中及びさい帯血血清中のOTA平均濃度には、有意差が認められた。母体血清
4 中とさい帯血血清中のOTA濃度には相関がみられ、平均濃度比は1.96であっ
5 た。(参照343)

6 2002年にポルトガルの都市コインブラ及びその周辺の2つの農村の計3地
7 区に住む健常者104名から血液が採取され、血清のOTA濃度が調べられた。
8 全ての検体から定量下限値以上のOTAが検出され、地区ごとの平均は
9 0.42~0.78 µg/L、全体の濃度範囲は0.14~2.49 µg/Lで、男女間の差は認められ
10 なかった。一方の農村における平均濃度は他の2地区に比べて有意に高かった。
11 OTAの定量限界は、血清で0.1 µg/L及び全血液で0.05 µg/Lであった。(参照
12 344)

13 チリの2つの農業地帯の88名の健常な男女から採取した血漿中のOTA濃度
14 が分析された。コルブンで2004年3月と7月に採取された検体の54%及びサン
15 ・ビセンテ・デ・タグアタグアで2004年10月に採取された検体の91%が
16 OTA陽性で、検出範囲はそれぞれ、0.07~2.75及び0.22~2.12 ng/mH_L、平均
17 値はそれぞれ0.44及び0.77 ng/mH_Lであった。両地帯の血漿中OTA濃度には
18 有意な差が認められた。また、サン・ビセンテ・デ・タグアタグアでは女性の
19 血漿中OTA濃度が男性より有意に高かった。両地域の平均血漿中OTA濃度か
20 らOTA摂取量が推計され、コルブン及びサン・ビセンテ・デ・タグアタグア
21 でそれぞれ0.84及び1.40 ng/kg体重/日であった。OTAの検出限界は0.1
22 ng/mH_Lであった。(参照345)

23 アルゼンチンでブエノスアイレス州の2地区における435名のヒト血漿中の
24 OTA濃度が調べられた。2004年2月にマル・デル・プラタ並びに2005年4
25 月及び7月にヘネラル・ロドリゲスで採取された検体のそれぞれ63.8%及び
26 62.3%からOTAが検出され、平均はそれぞれ0.15 ng/mH_L及び0.43 ng/mH_L
27 であった。OTAの検出限界は0.012 ng/mH_Lであった。(参照346)

28 トルコの地中海地方及び黒海地方の2地域で、6歳から80歳までの239名
29 を対象に2007年7月及び2008年1月に、血清中OTA濃度が測定された。食
30 事に関するアンケートより、黒海地方ではトウモロコシを含む穀物類の摂取が
31 地中海地方より多く、地中海地方では野菜、フルーツ及び肉の摂取が黒海地方
32 より多かった。OTA血清中濃度は、いずれの地域においても冬期に比べて夏
33 期の方が有意に高く、全体の平均はそれぞれ0.137±0.013及び0.312±0.034
34 ng/mH_Lであった。平均血清中濃度に地域差及び男女差は認められなかった。
35 血清中OTA濃度の最高値は夏期の黒海地方の子供の検体で測定された1.496
36 ng/mH_Lであった。黒海地方では夏期、冬季共に子供(15検体)の血中OTA
37 濃度が大人(96検体)及び老人(8検体)に比べて有意に高かった(参照347)。

1 スペインのレイダ地方の9地区で2008年3月から5月にかけて279名の
2 男女から血液を採取してOTA濃度を調べた結果、275名にOTAが検出され、
3 平均値は $0.86 \pm 1.07 \text{ ng/mL}$ 、95パーセンタイル値は 2.51 ng/mL であった。
4 血漿中OTA濃度に男女差及び地域差は認められなかったが、18~29歳、30~44
5 歳及び45歳以上と年齢を3区分すると、血清OTA濃度は45歳以上>18~29
6 歳>30~44歳の順で、45歳以上と30~44歳のグループでは有意差が認められ
7 た。(参照 348)

8 スペインで2008年7月から11月にかけて168名の男女を対象に実施され
9 た試験では、対象者全員からOTAが検出され、血漿中OTA濃度の平均は 1.09
10 $\pm 0.95 \text{ }\mu\text{g/L}$ 、濃度範囲は $0.15 \sim 5.71 \text{ }\mu\text{g/L}$ であった。男性の方が女性より血清
11 中OTA濃度が高い傾向にあった。(参照 349)

12
13 表18 健常者の血液中オクラトキシンA濃度

国名	採取期間	陽性数と 割合(%)	検出限界 (ng/mL)	平均血中 濃度 (ng/mL)	濃度範囲 (ng/mL)	引用文献	報告 年
日本	1992~1996	156/184 (85)		0.068	0.004~0.28	(参照 342)	1998
ドイツ	1995~1998	1596/1732 (92)	0.06	0.23	0.06~2.03	(参照 52)	2002
英国	1999	50/50 (100)	0.2	1.10	0.2~3.11	(参照 52)	2002
ポーランド	1998~1999	30/30 (100)	0.02	1.14	0.14~3.41	(参照 343)	2006
ポルトガル	2002	104/104 (100)	0.1 (LOQ)	0.42~ 0.78	0.14~2.49	(参照 344)	2008
チリ	2004	62/88 (70)	0.1	0.44~ 0.77	0.07~2.75	(参照 345)	2006
アルゼンチン	2004	127/199 (64)	0.012	0.15	0.012~47.6	(参照 346)	2008
	2005	147/236 (62)		0.43	0.019~74.8		
トルコ	2007 夏期	116/119 (97)	0.025	0.312	0.0279~1.496	(参照 350)	2010
	2008 冬期	92/120 (77)		0.137	0.0306~0.887		
スペイン	2008	275/279 (99)	0.075	0.86	0.11~8.68	(参照 348)	2009
スペイン	2008	168/168 (100)	0.01	1.09	0.15~5.71	(参照 349)	2010

14
15 ② 尿中OTA濃度

16 感度の高い測定方法を用いて、尿中のOTA濃度の測定が可能になり、尿中
17 OTA濃度とOTA ばく暴露について報告されている(表19)。

18 イタリアで、41名から1日分の尿を採取し、OTA濃度が調べられた。尿中
19 OTAの検出限界は 0.005 ng/mL で、健常者の38検体中22検体中にOTAが

1 検出された。検出された OTA の濃度範囲は 0.012~0.046 ng/m μ L であった。
2 間質性腎炎患者 3 名の尿を調べたところ、全ての尿に OTA が検出され、最高
3 値は 0.140 ng/m μ L であった。(参照 351)

4 英国で 30 日間 50 名を対象に陰膳方式を用いたトータルダイエットスタディ
5 が実施され、食事、血液及び尿中の OTA を測定することにより、OTA の摂取
6 量とそのバイオマーカーとの関連が調べられた。血液は試験開始 30 日前、試
7 験開始時及び試験中に 1 週間に 1 回採取され、尿は試験前日及び試験中に 1 週
8 間に 1 回、1 日分が採取された。検出限界は食品、血液及び尿においてそれぞ
9 れ 0.001 ng/g、0.1 ng/m μ L 及び 0.01 ng/m μ L であった。OTA 摂取量は、平均
10 して 0.94 ng/kg 体重/日、範囲は 0.26~3.54 ng/kg 体重/日と推計された。試験
11 開始 30 日前を含め全ての血液検体から OTA が検出され、OTA 濃度範囲は試
12 験開始 30 日前に 0.15~2.17 ng/m μ L 及び試験中は 0.4~3.11 ng/m μ L であった。
13 尿 50 検体中 46 検体から OTA が検出され、その範囲は 0.01~0.058 ng/m μ L で
14 あった。OTA 摂取量と血液中 OTA 濃度には相関が認められなかったが、OTA
15 摂取量と尿中 OTA 濃度に統計的な相関が認められた。(参照 352)

16 2003 年 4 月にハンガリーの 3 地方の 5 地区に住む健常者 88 名の尿中 OTA
17 濃度が調べられた。尿は 24 時間採取された。61%の検体から OTA が検出され、
18 平均濃度は 0.013 ng/m μ L、その範囲は 0.006~0.065 ng/m μ L であった。調べ
19 られた 3 地方のうち、1 地方における尿中 OTA 濃度は、他の 2 地方に比べて
20 高かった。いずれも男女間に差は認められなかった。(参照 353)

21 2004 年 11 月にポルトガル（コインブラ）の健常者から採取した尿 60 検体
22 中 42 検体から OTA が検出された。平均濃度は 0.038 ng/m μ L、その範囲は
23 0.021~0.105 ng/m μ L であった。定量限界は 0.02 ng/m μ L であった。(参照 354)

24 ポルトガルの 6 地区より女性 50 名、男性 45 名の合計 95 名の尿を 2007 年
25 の冬期及び 2008 年の夏期に採取し、OTA 濃度を調べるコホートスタディが実
26 施された。夏期に比べて冬期の OTA ばく暴露は有意に高く、性差による違い
27 は夏期にのみ認められた。検出限界は、0.0024 ng/m μ L であった。(参照 355)

28
29 表 19 健常者の尿中オクラトキシン A 濃度

国名	採取期間	陽性数と 割合(%)	検出限界 (ng/m μ L)	平均尿中 濃度 (ng/m μ L)	濃度範囲 (ng/m μ L)	引用文献	報告 年
イタリア		22/38(58)	0.005		0.012~0.046	(参照 351)	2000
英国		46/50(92)	0.01		0.01~0.058	(参照 352)	2001
ハンガリー	2003	54/88(61)	0.004	0.013	0.006~0.065	(参照 353)	2005
ポルトガル	2004	42/60(70)	0.02 (LOQ)	0.038	0.021~0.105	(参照 354)	2006
ポルトガル	2007 冬	女性 43/50(86)	0.0024	0.021	n.d.~0.062	(参照 355)	2012
	2008 夏	42/50(84)		0.016	n.d.~0.040		
	2007 冬	男性 40/45(89)		0.023	n.d.~0.071		

1
2 ③ 母乳中OTA濃度

3 母乳中からの OTA の検出が、各地で報告されている。

4 JECFA によると、1988 年から 2006 年までに報告された欧州 6 か国、ア
5 リカ 2 か国、ブラジル及びオーストラリアにおける母乳中の陽性割合は、それ
6 ぞれ 11%~100%、72%~87%、4%及び 2%であった。(参照 198)

7 2002 年の Scientific Cooperation (SCOOP Task 3.2.7)²⁸⁾によると、ヒト
8 の母乳 324 検体（ドイツ、イタリア、ノルウェー、スウェーデン）中の OTA
9 濃度の範囲は 0.01~0.24 µg/L、最高値は 2.35 µg/L、平均値は 0.09 又は 0.18
10 µg/L²⁹⁾であった(参照 52)。その他の知見を表 20 に示した。

11 ポーランドにおいて、1998 年 10 月から 1999 年 4 月にかけて 30 人の女性
12 から母体の血液及び母乳が採取され、OTA 濃度が測定された。検出限界は血
13 清及び母乳においてそれぞれ 0.02 及び 0.005 ng/mL であった。母乳中の OTA
14 は 13 検体中 5 検体から検出された。母親血清中に対する母乳中の OTA 濃度比
15 は、平均して 0.0058 であり、当該調査の結果、母体血清中と母乳中の OTA 濃
16 度に相関が認められたことが報告されている。(参照 343)

17 イタリアで 2007 年 1 月から 6 月までに 130 名（イタリア名 92 名及びイタ
18 リア国籍でない人 38 名）の妊娠女性を対象に、さい帯血中及び乳中の OTA 濃
19 度並びにアンケートによる食習慣が調べられた。母体のさい帯血検体の 99%に
20 OTA が検出され、平均±標準偏差は 499.8±553.8 ng/L、範囲は 84~4,835
21 ng/L であった（検出限界：25 ng/L）。母乳中の 79%に OTA が検出され、平均
22 ±標準偏差は 10±15.6 ng/L であった（検出限界：0.5 ng/L）。いずれの OTA
23 濃度においてもイタリア人とイタリア国籍でない人との間に有意な差はみられ
24 なかった。さい帯血中 OTA 濃度と乳中の OTA 濃度との間に相関は認められな
25 かったが、乳中に OTA が検出された検体において、さい帯血中 OTA 濃度とさ
26 い帯血中及び母乳中の OTA 濃度比との間に正の相関が認められた。さい帯血
27 中濃度から推計された OTA 摂取量は、イタリア人とイタリア国籍でない人に
28 おいて、それぞれ 1.02±1.20 及び 0.87±0.78 ng/kg 体重/日であった。豚肉、
29 ソフトドリンク、菓子及び赤ワインの摂取量とさい帯血中 OTA 濃度に相関が
30 認められた。また、豚肉、ソフトドリンク、菓子及び種実類等から精製される
31 油の摂取量と乳中の OTA 濃度に相関が認められた。(参照 356)

32 ドイツの 2 都市（ノルトライン-ヴェストファーレン及びニーダーザクセン）

28) EU加盟国における食事経由のOTA暴ばく露量評価

29) 平均値は以下の 2 つの方法で算出されている：①LOD以下の検体にLOD/2値を適用して平均を算出し、LODとLOQの間に検体については可能であれば測定値を用いた場合、又は②LOQ以下の検体にLOQ/2値を適用して平均を算出した場合

1 で90名の女性から母乳が採取され、OTA濃度が測定された。母乳の50%以上
2 にOTAが検出された（検出限界：10 ng/L）。OTAの平均濃度及び検出範囲は
3 ノルトライン-ヴェストファーレンでそれぞれ 24.4 ± 21.1 ng/L 及び 10~100
4 ng/L、ニーダーザクセンではそれぞれ 14.4 ± 15.1 ng/L 及び 10~78 ng/L であ
5 った。（参照 357）

6 OTAのヒト乳への分泌は、ATP依存性のトランスポーターである乳がん耐
7 性タンパク質（BCRP）により仲介されることが示唆されている。BCRPは、
8 ヒトなどの種において、授乳期に高度に発現し各種薬剤や生体異物の乳中への
9 分泌に関与している。（参照 358, 359, 360）

10
11 表20 母乳中のオクラトキシンA存在量

国名	採取期間	陽性数と割合(%)	検出限界 (ng/mL)	平均 OTA 濃度 (ng/mL)	濃度範囲 (ng/mL)	引用文献	報告年
ポーランド	1998~1999	5/13 (38)	0.005	0.0056	0.0053~0.017	(参照 343)	2006
イタリア	2007	45/57 (78.9)	0.0005	0.01	0.0011~0.0751	(参照 356)	2011
ドイツ		46/90 (51)	0.01	0.0244 0.0144	0.01~0.1 0.01~0.078	(参照 357)	2013

12
13 ④ OTAばく暴露のバイオマーカー

14 尿中 β 2-マイクログロブリンレベルの上昇が、腎臓尿細管機能障害と関連し
15 て報告されている。食事からの OTA **ばく暴露**が高い地域として知られるチュ
16 ニジアに住む原因不明の慢性間質性腎症（chronic interstitial
17 nephropathy:CIN）患者40名、病因の明らかなCIN患者60名及び健常者40
18 名の血中OTA濃度及び β 2-マイクログロブリン濃度が測定された。血中OTA
19 濃度は原因不明のCIN患者において健常者及び原因の明らかなCIN患者より
20 有意に高く、尿中 β 2-マイクログロブリン濃度は、病因にかかわらずCIN患者
21 において健常者より有意に高かった。（参照 361）

22 最低4か月間母乳で育てられた乳児の腎機能を調べる目的で、エジプトにお
23 いて母親と乳児の血清中及び母乳中のOTA濃度並びに乳児の尿中 β 2-マイクロ
24 グロブリンが調べられた。50名の母親中36名（72%）の血清及び乳中から
25 OTAが検出され、平均濃度及び標準偏差はそれぞれ 4.28 ± 3.97 ng/mL及び 1.89
26 ± 0.98 ng/mLであった。血清中に 2 ng/mL以上のOTAが検出された乳児は、
27 血清中 2 ng/mL未満の乳児より、尿中 β 2-マイクログロブリン濃度及び微量ア
28 ルブミン尿の程度が一変量解析の結果有意に高かった。多変量ロジスティック
29 回帰分析の結果、乳児血清中のOTA濃度と β 2-マイクログロブリン濃度に有意
30 な相関が認められた。（参照 362）

⑤ OTAばく暴露量の推定

欧州における食品中の OTA の汚染実態、血中 OTA 濃度からの OTA 推定摂取量、食事からの推定 OTA 摂取量及びヒトの OTA ばく露源となる食品について 2002 年の (SCOOP Task 3.2.7) に報告されている。欧州 13 か国の食品 32 品目、計 18,599 検体について OTA 濃度が調べられた結果、48.8%に汚染がみられた。穀類及び穀類製品 5,180 検体中 2,825 検体 (54.5%) に OTA が検出され、濃度範囲は LOD~8.7 µg/kg、平均は 0.294 µg/kg (うち陽性平均は 0.484µg/kg) であった。このうち、米については、63 検体中 4 検体 (6.3%) に OTA が検出され、濃度範囲は LOD~1.4 µg/kg、平均は 0.217 µg/kg うち陽性平均は 0.725 µg/kg) であった。(参照 52)

ヒトへの OTA のばく露源として最も割合が高いのは穀類及び穀類製品で、全体の 44%を占めると考えられた。続いてワインが 10%、コーヒーが 9%、ビールが 7%、ココアが 5%であった(参照 52)。畜産物については、高用量の OTA を含む飼料を摂取したブタの主に血液及び腎臓に OTA 汚染が認められている(参照 89, 107)。また、加工過程において、熟成中のハムの表面に *P. nordicum* 等による OTA 汚染が報告されている(参照 65, 363)。しかし、畜産物を介したばく露は、血液由来食品等を多く摂取する一部の地域ではヒトの OTA 総ばく露量の 10%程度となる可能性も考えられるが、ほとんどはヒトにおける OTA ばく露量の 3%を超えない結果となった。

欧州における OTA の汚染実態及び欧州各国の食品摂取量を基に、OTA ばく露推計には穀物及び穀物製品、砂糖及び菓子、温かい飲料、ビール、ワイン、畜産物並びにフルーツジュースの計 7 品目の食品の汚染実態及び摂取量が用いられた。4つのシナリオによる OTA ばく露量が推計された結果、成人の消費者における平均的な OTA 摂取量は、2~3 ng/kg 体重/日であった。高リスクの消費者 (97.5 パーセンタイル値) では 6~8 ng/kg 体重/日の OTA 摂取量となり、一週間に換算すると 40~60 ng/kg 体重であった(参照 200)。

欧州 6 か国より報告された健常者 2,712 検体の血清及び血液中の OTA 濃度の平均は 0.34 µg/L (うち陽性平均は 0.35 µg/L) であった。血液中の OTA 濃度を用いて Klaassen による計算式³⁰⁾により算出された OTA の一日摂取量は 0.41 µg/L~2.34 µg/L であった。ドイツ、スウェーデン及びノルウェーでは血中 OTA 濃度から推計された OTA 摂取量は、OTA 汚染実態と摂取量から推計された OTA 摂取量より低かった。一方、スペイン及び英国はその反対の結果

³⁰⁾ OTAばく露量の推定に以下のKlaassenによる計算式が用いられた。

$$K_0 = Cl_p \times C_p / A = 1.97 C_p$$

K₀ : 一日摂取量 (ng/kg 体重/日)、Cl_p : 血漿クリアランス、C_p : 血漿OTA濃度 (血清OTA濃度と同等とされた)、A : 生物学的利用能

1 となった。(参照 52)

2 2002 年の (SCOOP Task 3.2.7) の調査結果より、乳児における OTA **暴ば**
3 **く**露量が推計されている。調査されたヒトの母乳 324 検体の平均濃度より、乳
4 児の一日の母乳摂取を **600 mL**として推計すると、乳児における母乳からの
5 OTA **暴ばく**露の範囲は 1.00 ~24.00 ng/kg 体重/日となった。(参照 52)

6 2007 年の JECFA において、欧州の穀物 OTA 汚染状態及び穀物摂取量から、
7 食事からの OTA **暴ばく**露量はおよそ 8~17 ng/kg 体重/週と推定された。大多
8 数の穀物検体における OTA 汚染レベルは 5 µg/kg 以下であった。(参照 198)

9 チリの 2 つの農業地帯の 88 名の健常な男女から採取した血液中の OTA 濃度
10 が分析された。サンプル採取と並行して、血液提供者に最近 3 か月間の食品摂
11 取に関するアンケート調査が実施され、穀物類、豚肉又は鳥肉摂取量と血清中
12 の OTA 濃度の関係が調べられたが、明らかな相関はみられなかった。(参照
13 345)

14 トルコの地中海地方及び黒海地方の 2 地域で、6 歳から 80 歳までの健常者
15 239名を対象に2007年7月及び2008年1月に、血液が採取された。Breitholtz
16 の推計式(参照 364)³¹⁾を用いて血清中 OTA 濃度より推計された OTA 摂取量の
17 範囲は 0.0144~2.005 ng/kg 体重/日、平均は冬期及び夏期にそれぞれ 0.182 及
18 び 0.408 ng/kg 体重/日であった。(参照 347)

19 スペインのリエイダ地方の 9 地区で 2008 年 3 月から 5 月にかけて 279 名の
20 男女から血液を採取し、同時に OTA の**暴ばく**露源を調べる目的で食事に関する
21 アンケートが実施された。OTA が含まれると考えられる穀物、ドライフル
22 ツ、カカオ等 7 分類の食品摂取量と血漿中 OTA 濃度に相関はみられなかつ
23 た。Klaassen の推計式を用いて血漿中 OTA 濃度から推計された OTA 摂取量
24 は 1.69 ng/kg 体重/日であり、摂取食品頻度及び文献による食品別平均 OTA 汚
25 染量から推計された OTA 摂取量は 1.96 ng/kg 体重/日であった。(参照 348)

26 スペインで 2008 年 7 月から 11 月にかけて 168 名の男女から血液を採取し、
27 血漿中 OTA 濃度が測定された。Breitholtz 又は Klaassen の推計式を用いて試
28 算された OTA 摂取量は 1.47 ± 1.25 又は 2.16 ± 1.88 ng/kg 体重/日であった。
29 試験期間中に実施された、摂取した食事に関するアンケート結果を基に、穀物
30 製品、肉類、ビール、ワイン等を含む 26 の食品グループと血清 OTA 濃度につ
31 いて回帰解析が実施された。特定の食品と血漿 OTA 濃度との間に有意な関係
32 は認められず、著者らは OTA の**暴ばく**露は様々な食品に由来すると考えた。
33 (参照 349)

34

³¹⁾ Breitholtzの推計式

OTA摂取量 (ng/kg 体重/日) = Cp X 1.34

Cp : 血清OTA濃度 (ng/mL)

1 (2) 疫学研究

2 OTA は、バルカン地方にみられるバルカン風土病腎症（BEN：Balkan
3 Endemic Nephropathy）及び北アフリカの尿路上皮腫瘍（UTT：Urinary
4 Tract Tumors）の発症に関与している可能性が報告されている。BEN の病因
5 は明らかになっていないが、環境的病因として、OTA のほかに小麦に混入す
6 るウマノスズクサ属植物（*Aristolochia clematitis*）の種子の成分で発がん物
7 質であるアリストロキア酸の摂取、低品位炭から飲料用井戸水に浸出した発が
8 ん性有機化合物（多環芳香族炭化水素等）の摂取、ウイルス感染等の可能性が
9 挙げられている。（参照 365）

10 OTA のヒトにおける発がん性については、十分な疫学的証拠がない。

11 ① バルカン風土病腎症

12 BEN は致命的なヒトの腎臓病であり、バルカン半島中部を流れるダニュー
13 ブ川沿いのボスニア・ヘルツェゴビナ、ブルガリア、クロアチア、ルーマニア
14 及びセルビア地域の主に農村部にみられ、疫学的に地域特異性が認められてい
15 る。BEN は、男性より女性にやや多くみられ、男女比は約 1:1.5 と報告されて
16 おり、死亡頻度は女性の方が高い。1950 年代の疾病の罹患率は 2～10%と報告
17 されている。（参照 366, 367, 368）

18 クロアチアの風土病多発地域において実施された 1975～1990 年の間におけ
19 る患者の系統的フィールド調査の結果では、罹患率は 0.5～4.4%であった。近
20 年は減少の傾向がみられる。（参照 366, 369）

21 BEN は、風土病多発地域のいくつかの農村の住民に発症がみられるが、患
22 者のいる農村の近隣にある農村で発症者がみられないケースがあることが地理
23 的特徴のひとつである。ユーゴスラビアにおける疫学的研究より、BEN は農
24 民に多く発症し、家族に集合的に発症する傾向があるが遺伝性ではないこと、
25 風土病が多発していない地域から風土病多発地域への移住でも発症することが
26 示されている（参照 366, 370, 371）。

27 BEN には急性の症状はなく、発症年齢は主に 30～50 歳で、まれに 10～19
28 歳の患者の報告もある（参照 372）。病理組織学的には、尿細管上皮細胞の重度
29 の傷害と皮質における広範な間質線維症を伴う間質性及び両側性の非炎症性及
30 び非閉塞性腎症であり、ゆっくり進行して腎臓が次第に萎縮し腎不全に至る
31 （参照 365, 367, 373）。初期症状として尿中にタンパク、糖等が検出され、尿濃
32 縮の異常のほか、貧血がみられる。進行は遅く、数年間の腎臓疾患の後、腎不
33 全となる。腎臓は病気の進行につれて萎縮し、間質が線維化し、末期には腎臓
34 重量が劇的に減少する。病理学的には、遠位尿細管病変、血管病変及び腎臓糸
35 球体病変と共に尿細管間質性疾患並びに腎皮質の萎縮及び硬化が認められる
36 （参照 374, 375, 376）。病変が最初に現れる部位については、遠位尿細管、血管
37

1 又は糸球体と諸説あり、BEN の病因は現在のところ不明である(参照 365, 376)。

2 腎盂や尿道などの尿路上部の上皮腫瘍の発生頻度が BEN 患者で高いこと、
3 また、風土病が多発していない地域より風土病多発地域において高いことが報
4 告されている(参照 373, 375, 377, 378)。クロアチアの風土病多発地域において、
5 尿路上皮がんの罹患率は、風土病が多発していない地域の 5.1 倍であった(参照
6 379)。悪性腫瘍のうち、移行上皮細胞癌が症例中 95%ともっとも高頻度で、扁
7 平上皮細胞癌は症例の 5%であった。1970～1997 年にベオグラードの泌尿器
8 科で、上部尿路腫瘍の治療を受けた 766 患者の検査結果において、これら腫瘍
9 の発生頻度は、ユーゴスラビア（セルビア）の風土病多発地域とその可能性の
10 ある地域からの患者が 68%、それ以外の地域が 32%であった。女性において
11 腫瘍発生頻度が高かった。両側性腫瘍の発生頻度は風土病多発地域の患者では
12 13%、風土病が多発していない地域では 2%であった(参照 380)。

13 これらの疫学的研究結果は、バルカン地方における慢性間質性腎炎又は上部
14 尿路腫瘍の病因に環境要因が深くかかわっていることを示唆している。(参照
15 378, 381)

16 ② バルカン風土病腎症とオクラトキシン A

17 BEN の病因仮説として、汚染された食品を摂取することによる OTA 暴ばく
18 露が高いことが挙げられている。BEN 患者の腎臓における病理組織学的特徴
19 が、OTA を投与したブタと似ていたこと及び風土病多発地域と生産される穀
20 物の OTA 汚染が比較的高頻度である地域とが地理的に重なっていること、風
21 土病が多発している村の住民の血液試料から OTA が検出され、風土病が多発
22 していない地域より統計的に有意に高濃度であったことが報告されている(参
23 照 370, 382, 383, 384)。

24 1970 年代にクロアチア又はブルガリアの風土病多発地域で採取した穀類の
25 試料中の OTA 汚染頻度は 8%～9%と、風土病が多発していない地域の約 3%と
26 比較すると数倍高い頻度で汚染が認められた。1980 年 3 月から 4 月にかけて
27 ユーゴスラビアの風土病が多発している村及び風土病患者がいない村の住民か
28 らそれぞれ 395 及び 202 検体の血液が採取され、OTA 濃度が測定された。風
29 土病が多発している村では、約 7%の検体が OTA 陽性であり、平均 OTA 濃度
30 は 7.6 ng/g、最大濃度は 40 ng/g であった。風土病患者がいない村では、OTA
31 陽性率は 5.95%、平均濃度は 5.4 ng/g、最大濃度は 8 ng/g であった。この試験
32 の検出限界は 1~2 ng/g であった。(参照 384)

33 ブルガリアの BEN 患者の多い地方の 2 地区で、20～30 歳の志願者計 19 人
34 を対象に 1 か月間トータルダイエットスタディが実施された。穀物による OTA
35 摂取量は、検出限界 (0.07 µg/kg) から 2.6 µg/kg、一週間の平均 OTA 摂取量
36 は 1.86~97.2 µg/kg 体重であった。(参照 48)

1 ブルガリアのヴラツァ市の風土病多発地域において、BEN と泌尿器系腫瘍、
2 特に腎盂と尿細管の腫瘍との間に、疫学的類似性が認められた。それぞれの発
3 症地域は地理的に相関があり、BEN と泌尿器系腫瘍の発症に相関が認められ
4 た。患者は女性と中年層に多く、家族で集合的な症例がある傾向が示された。
5 ある地方の村では、100,000 人当たりの年齢補正した発症人数は、腎盂及び尿
6 管腫瘍では男性 43.5、女性 74.2 であり、膀胱腫瘍については、男性 38.7、女
7 性 24.6 であった。(参照 377)

8 OTA と腎臓病との関連は、アフリカ北部でも報告されている。チュニジア
9 において一般人の血液中 OTA の濃度範囲は、0.7～7.8 ng/mL で、慢性の腎障
10 害患者では 12～55 ng/mL であった。(参照 385)

11 以上のように、バルカン諸国の風土病多発地域とそれ以外の地域における血
12 中濃度を比較することにより、バルカン地方特有な腎症の発生と OTA 暴ばく
13 露との関係が調べられている。一方、風土病多発地域では、OTA による食品
14 汚染がその他の地域より広がっているが、その地域に住む人々の OTA 血中濃
15 度には顕著な上昇がみられず、風土病多発地域と同じ程度の OTA の血中濃度
16 が、BEN のない国々で認められている。また、食事からの暴ばく露の比較的
17 高い地域においても、ヒトの OTA 血中濃度はラットを用いた長期間試験³²⁾と
18 比較すると少なくとも 2 桁ほど低いことが指摘されている(参照 321, 376)。さ
19 らに、OTA を投与したマウスにおける腎細胞癌の発生部位は腎臓髄質外層外
20 帯であるのに対し、ヒトでは腎盂及び尿道であり、また、標的となる細胞がマ
21 ウスでは尿細管上皮細胞であるのに対し、ヒトでは移行上皮細胞である。この
22 ように、OTA を投与したげっ歯類にみられる腎臓のがんとヒトの BEN に関連
23 した腎臓のがんでは発生部位及び標的細胞に違いもみられる(参照 376)。

24 一方、風土病多発地域及びその他地域の尿路上皮癌と腎症の患者から採取し
25 た腎臓の組織を ³²P-ポストラベル法で解析した結果、60 サンプルのうち 30%
26 の組織に C-C8-dG-OTA を含め、OTA に関連した DNA 付加体が検出されたの
27 に対し、次の③で記載するアリストロキア酸に関連した DNA 付加体は検出さ
28 れなかった(参照 386)。従って、BEN に OTA が何らかの形でかかわっている
29 可能性も否定できない(参照 387)。

31 ③ バルカン風土病腎症とアリストロキア酸等

32 近年、アリストロキア酸が BEN の病因である可能性について報告されてい
33 る。BEN で認められる腎症が病態生理学的及び組織病理学的にウマノスズク

³²⁾ NTPにおけるラットを用いた発がん毒性試験の結果、腎毒性及び腎臓に腫瘍を誘発したラットの血中平均OTA濃度は、非発がん用量であった強制投与による21 ng OTA/kg 体重90日間試験において258.2 ng/mLであり、同試験の発がん用量の70 ng OTA /kg 体重用量では944.7 ng/mLであった。

1 サ属植物の慢性中毒により起こるアリストロキア酸腎症と似ており、バルカン
2 地方の小麦畑に生育しているウマノスズクサ属植物の種子が小麦に混入するこ
3 とにより小麦粉がアリストロキア酸に汚染されて BEN の病因となっている可
4 能性が指摘されていた(参照 388)。アストロキア酸は、腎毒性、発がん性、変
5 異原性等を有することが示されており、マススペクトロメトリーによりアリス
6 トロキア酸が DNA に結合したアストラクタム-DNA 付加体の構造が確認さ
7 れ、アストラクタム-DNA 付加体が BEN 患者の腎臓髄質及び尿路上皮がん
8 に検出されたこと、アリストロキア酸が病因となる尿路上皮がん患者にみられ
9 る *p53* 変異スペクトルが、BEN 患者の腎臓皮質及び尿路上皮がんで見られた
10 *p53*変異スペクトルと関連していたこと等がその理由として挙げられている(参
11 照 369, 389)。

12 風土病発生村落近傍の質の悪い石炭の風化により、水溶性の多環芳香族炭化
13 水素と芳香族アミンが生成し、それらは、鎮痛薬腎症に因果関係のあるアセト
14 アミノフェンの代謝物に類似していることから、BEN の病因には複数の要因
15 が作用している可能性も考えられている。(参照 390)

16 なお、BEN における微量元素（カドミウム、ヒ素、鉛、セレン等）の病因
17 説については、2 年間のフォローアップ研究で有意な影響がないとの報告があ
18 る(参照 391)。

20 (3) ヒトにおける知見のまとめ

21 OTA の血中濃度は、ヒトにおける**暴ばく露**の信頼できるバイオマーカーで
22 あると考えられる。2001 年の JECFA 評価において、欧州を中心とする 16 か
23 国で実施された実態調査により得られた健常者からの血中濃度は、0.1~40
24 ng/mHL であった（最大値 160 ng/mHL を除く。）。その後の欧州 4 か国を含む 6
25 か国の調査では、OTA の血中濃度は、0.17~0.56 ng/mHL であり、初期の調査
26 と比較して、血中濃度の値が減少傾向にあることを示していた。

27 OTA のヒトへの**暴ばく露**と BEN 及び泌尿器系腫瘍との疫学的な関連につい
28 ての知見は、アリストロキア酸等の他の環境要因と共に、OTA もこれらのヒ
29 トの疾病の要因である可能性が示唆されている。しかし、OTA をそれらヒト
30 の疾病の原因物質と結論付けることのできる十分な根拠は得られていない。

32 4. 諸外国における評価

33 (1) FAO/WHO 合同食品添加物専門家会議（JECFA）

34 JECFA は、1990 年に OTA の評価を実施し、ブタにおける 90 日間混餌投与
35 試験の結果、腎臓の機能低下が認められた最小毒性量（LOAEL）8 µg/kg 体重/
36 日を根拠として、不確実係数 500（種差及び個体差：各 10、LOAEL の採用に
37 伴う追加：5）を用いて、PTWI を 112 ng/kg 体重/週と設定した。1995 年にこ

1 の PTWI は 100 ng/kg 体重/週と四捨五入された(参照 4)。

2 JECFA は、2001 年に OTA を再評価した。OTA の発がん作用機序について、
3 遺伝毒性作用、非遺伝毒性作用等の新しい知見が検討されたが、結論は出な
4 かった。OTA の腎毒性及び発がん性の作用機序について遺伝毒性及び非遺伝毒性
5 の面から検討されたが、依然不明のままであった。いくつかの哺乳類動物種に
6 おける低用量での悪影響である腎毒性が、ヒトにも同様に起こりうると思えら
7 れ、PTWI を 100 ng/kg 体重/週に据え置いた。なお、この値は、発がんにも最
8 感受性の高い雄ラットにおける NOEL を参照すると係数 1,500 に相当する。穀
9 物及び穀物加工品における OTA 実態調査より、5 ng/g 以上の OTA 汚染頻度は
10 それぞれ 1.2%及び 0.3%並びに 20 ng/g 以上の OTA 汚染頻度はそれぞれ 0.3%及
11 び 0.05%であった。これらのデータ及び欧州型の食品摂取量を基に、穀物及び
12 穀物加工品における OTA 規制値を 5 又は 20 ng/g とした場合の健康影響を定量
13 的な方法を用いて評価した結果、95 パーセントイルにおける推定 OTA 摂取量
14 は、それぞれ 84 又は 92 ng/kg 体重/週であり、いずれも現行の PTWI より低い
15 値であった。PTWI 以下の摂取量についての明らかなリスクはないと考えられ
16 た。(参照 74)

17 2007 年の JECFA における再評価では、OTA の毒性作用機序が検討され、酸
18 化ストレス、細胞増殖等の非遺伝毒性作用の知見が多く確認された。OTA の
19 DNA への作用については、OTA 又は OTA の代謝物が直接 DNA に共有結合し、
20 DNA 付加体によって直接的に遺伝毒性が発現するとの証拠は確認できなかった
21 ことより、これまで設定されている PTWI の 100 ng/kg 体重/週を変更する科学的
22 証拠はないとされた。リスク評価のための追加情報を得るために JECFA で
23 は、NTP のラット OTA 発がん性試験データを用いて BMD 法により、定量的
24 な評価を実施した。求められた BMDL₁₀ 値は、現行の根拠となっているブタに
25 おける腎毒性を指標とした LOAEL 8µg/kg 体重/日と比較し、PTWI 設定のため
26 に参照する POD として低い値とはならなかった。(参照 198)

27 28 (2) 国際がん研究機関 (IARC)

29 IARC では、1993 年に OTA の発がん性について評価を行っている。(参照 3)

30 OTA の経口投与により、マウスの雌雄で肝細胞腫瘍の発生頻度が増加し、
31 雄マウスと雌雄ラットにおいて、腎細胞腺腫及び腎細胞癌の発生頻度が増加し
32 た。OTA は、いくつかの動物種において、腎毒性、腎障害及び免疫抑制作用
33 を誘発した。

34 ヒトにおいては、OTA の**暴ばく**露量とバルカン地方の風土病とされる BEN
35 との関連性が示唆されている。バルカン地方では、腎障害と尿路上部に発生す
36 るがんが風土病としてみられるが、これらの患者における OTA の血中濃度が、
37 罹患していない対照群の血中濃度より高かったとする報告がある。しかし、

1 OTA のヒトにおける発がんへの影響については、利用できる適当なデータは
2 なかったとされた。

3 以上より、IARC では OTA はグループ 2B（ヒトに対し発がん性の可能性が
4 ある）と評価された。

6 (3) 欧州食品安全機関 (EFSA)

7 EFSA は、2006 年に OTA の評価を実施し、以下の結果を公表している。(参
8 照 200)

9 初期の疫学的データからは、OTA は、バルカン半島の特定地域における腎
10 臓疾患及び腎臓がんの発症に関与している可能性が示唆された。しかし、これ
11 らの疫学データは不完全であり、OTA がヒトに対して腎臓を標的とした発が
12 ん物質であるとする証拠はなかった。発がん性試験においては、OTA は試験
13 された全ての動物種に腎毒性を示し、特徴的な巨大核及び進行性腎症を誘発し
14 た。腎障害の程度は用量依存的であり、OTA が腎臓組織に蓄積するため、**暴**
15 **ばく**露期間とも関連していた。

16 以上の知見に加え、最近の知見から、部位特異的な腎毒性並びに DNA 損傷
17 及び遺伝毒性として認められる OTA の毒性について、細胞の酸化的損傷が関
18 与している可能性が示されていること、また、OTA-DNA 付加体が最新の化学
19 的測定法で確認できていないことから、EFSA は、閾値に基づく手法を使用し
20 て OTA のリスク評価を実施した。ブタにおける初期の腎毒性マーカーに基づ
21 く LOAEL の 8 µg/kg 体重/日及び不確実係数 450（トキシコダイナミクス³³⁾
22 の種差：2.5、半減期に基づく薬物動態種差：6、個体差：10、LOAEL の採用
23 に伴う追加：3）を用いて、OTA に対する耐容週間摂取量（TWI）120 ng/kg
24 体重が設定された。

25 ヨーロッパにおける食事からの OTA **暴ばく**露に関し、最近の分析では、現
26 在の OTA の週間**暴ばく**露量は平均で 15~20 ng/kg 体重、OTA を含有する食
27 品を高摂取する層については 40~60 ng/kg 体重であった。

29 5. 日本における**ばく暴露**状況

30 (1) 汚染実態

31 1996 年に日本で流通しているワイン、ビール、焼酎、泡盛、日本酒、コー
32 ヒー、ブドウジュース、醤油等の飲料及び発酵製品 12 品目中の OTA 濃度
33 について調査が実施された。検出限界は、レギュラーコーヒー及びインスタント
34 コーヒーで 60 ng/kg、その他の品目では 3 ng/L であった。缶コーヒー10 検体
35 中 9 検体で平均 28 ng/L の OTA が検出され、最大値は 133 ng/L であった。イ

³³⁾ 化学物質の生体との反応性。化学物質が体内で生体の標的分子に達した後、影響発現に至る反
応。

1 インスタントコーヒー³⁴⁾12 検体中 12 検体で平均 18 ng/L の OTA が検出され、
2 最大値は 63 ng/L であった。レギュラーコーヒー10 検体は検出限界未満であっ
3 た。赤ワインは、検査された 36 検体中 15 検体から OTA が検出され、イタリ
4 ア産（5 検体全て）、フランス産（7 検体全て）及び日本産（13 検体中 3 検体）
5 にそれぞれ平均 47、77 及び 4 ng/L の OTA が検出された。アメリカ産、オー
6 ストラリア産、チリ産及び南アフリカ産のワインは検出限界未満であった。白
7 ワイン（5 検体中 1 検体）、ロゼワイン（5 検体中 3 検体）及びブレンドワイン
8 （7 検体中 2 検体）からそれぞれ平均 6、24 及び 6 ng/L の OTA が検出され
9 た。また、国産ビール（14 検体中 10 検体）及び輸入ビール（6 検体中 3 検体）
10 からそれぞれ平均 10 及び 14 ng/L の OTA が検出された。ブドウジュースで
11 は、赤ブドウジュース 9 検体中 2 検体から平均 6 ng/L の OTA が検出された。
12 白ブドウジュース 3 検体は、検出限界未満であった。醤油 5 検体全てから平均
13 6.82 ng/L の OTA が検出された。焼酎、泡盛、日本酒等計 15 検体では検出限
14 界未満であった。（参照 342）

15 日本において国産の赤ワイン 31 検体及び白ワイン 28 検体を用いて OTA が
16 測定された。それぞれ 5 検体から OTA が検出され、最高値は 0.03 及び 0.022
17 µg/L であった。検出限界は、赤ワイン及び白ワインでそれぞれ 0.0058 及び
18 0.0054 µg/L であった。（参照 392）

19 2004 年から 2009 年にかけて厚生労働科学研究として OTA が汚染する可能
20 性のある 29 品目、2,093 検体について食品中の OTA 汚染実態調査が実施され
21 た。米を含む穀類については毎年収穫後に検体が採取された。29 品目中 20 品
22 目に定量下限以上の OTA が検出され、汚染率が最も高かったのはココアの
23 98.7%（陽性数/検体数：77/78）であり、以下、インスタントコーヒー98.4%
24 （124/126）、チョコレート 86.7%（137/158）、パスタ 80.6%（125/155）、ビ
25 ール 78.5%（95/121）、日本蕎麦 75.3%（137/182）、レーズン 63.4%（59/93）、
26 缶コーヒー57.9%（44/76）、そば粉 57.5%（23/40）、焙煎コーヒー54.8%
27 （46/84）、小麦粉 50.5%（111/220）、コリアンダー45.2%（14/31）、ライ麦
28 44.0%（22/50）、ワイン 31.7%（39/123）、生コーヒー豆 28.6%（6/21）、オー
29 トミール 28.0%（21/75）、乾燥イチジク 14.8%（4/27）、大麦 8.0%（2/25）、
30 紅茶 4%（1/25）及びコーングリッツ 2.5%（1/44）であった。平均値が比較的
31 高かったのは、コリアンダー及びココアでそれぞれ 1.58 及び 0.84 µg/kg であ
32 った。最大値はオートミール、レーズン及びコリアンダーでそれぞれ 13.30、
33 12.50 及び 9.67 µg/kg と他の品目に比較すると高かった。米 110 検体、せんべ
34 い 21 検体、スイートコーン 50 検体、ポップコーン 15 検体、コーンフレーク
35 45 検体、キビ 10 検体、ウーロン茶 26 検体、ブドウジュース 44 検体及びかつ

³⁴⁾ 20 gを140 mLに溶かして試料とされた。

1 お節 22 検体において OTA は定量限界未満であった。定量限界は、ビールで
2 0.01 µg/kg、ブドウジュース及びワインで 0.05 µg/kg、その他の食品では 0.1
3 µg/kg であった。(参照 393, 394)

4 2005～2008 年度に内閣府食品安全委員会食品安全確保総合調査として国内
5 で市場に流通している食品中のうち汚染実態調査がほとんど実施されていない
6 食品を中心に、OTA が汚染する可能性のある 18 品目、計 782 検体の食品につ
7 いて OTA 汚染実態調査が実施された。18 品目の内訳は、オリーブ、種子等、
8 養殖魚及び輸入養殖エビ、健康食品、食肉製品（生、加工品）、乳製品（牛乳、
9 加工品）、卵（生、加工品）、血液及び内臓（生、加工品）、料理用ハーブ類、
10 飲料、ベビーフード及び幼児向け食品、菓子類、豆類及び豆を用いた製品、キ
11 ャッサバ、野菜及び野菜を用いた製品、果物及び果物を用いた製品（ドライフ
12 ルーツを含む。）、シリアル並びにその他加工品であった。OTA は HPLC によ
13 り定量され、定量限界は幼児向け食品において 0.05 ng/g、その他の食品では
14 0.5 ng/g であった。OTA が検出されたのは 782 検体のうち 9 検体で検出率は
15 1.15%と低かった。OTA 汚染の最高値は 2008 年に購入された料理用ハーブ類
16 の 110 ng/g であった。そのほか、2005 年に購入された飲料 5 検体中 1 検体の
17 ココアに 0.7 ng/g、2006 年に購入された料理用ハーブ類 10 検体のうち 1 検体
18 に 0.8 ng/g、2008 年に購入された健康食品 45 検体中 5 検体及びその他加工品
19 にそれぞれ 0.5～6.4 ng/g 及び 1.0 ng/g の OTA が検出された。食肉製品（生、
20 加工品）及び血液及び内臓（生、加工品）計 172 検体において、OTA は検出
21 限界未満であった。(参照 395, 396, 397)

22 2005～2009 年度に農林水産省による国産穀類の OTA 含有実態調査が実施さ
23 れている。調査の結果、2005 年度の小麦 1 検体で定量限界を超える OTA が検
24 出されているが、その他の全ての検体では、定量限界未満であった（表 21）。
25

26 表 2 1 国産穀類のオクラトキシン A 含有実態調査の結果（2005～2009 年度）

品目	年度	調査 点数	定量限界 (mg/kg)	定量限界未 満の点数		最大値 (mg/kg)	平均値 (mg/kg) ①	平均値 (mg/kg) ②
					割合			
米 (玄米)	2005	98	0.00030	98	100%	<0.00030	0	0.00008 2
	2006	100	0.00030	100	100%	<0.00030	0	0.00008 0
	2007	100	0.00030	100	100%	<0.00030	0	0.00008 0
	2008	100	0.00012	100	100%	<0.00012	0	0.00005 0
	2009	100	0.00017	100	100%	<0.00017	0	0.00007 0

小麦 (玄麦)	2005	99	0.00020	98	99%	0.0007 1	0.000007	0.00008 4
	2006	100	0.00020	100	100%	<0.00020	0	0.00007 0
	2007	100	0.00020	100	100%	<0.00020	0	0.00007 0
	2008	100	0.00014	100	100%	<0.00014	0	0.00006 0
	2009	101	0.00016	101	100%	<0.00016	0	0.00007 2
大麦 (精麦)	2008	20	0.00009	20	100%	<0.00009	0	0.00004 0
ハトムギ (精白)	2008	10	0.0003	10	100%	<0.0003	0	0.00010
そば粉	2008	20	0.00023	20	100%	<0.00023	0	0.00009 0
ひえ (精白)	2008	10	0.00011	10	100%	<0.00011	0	0.00004 0
きび (精白)	2008	10	0.00013	10	100%	<0.00013	0	0.00005 0
あわ (精白)	2008	10	0.00013	10	100%	<0.00013	0	0.00005 0

注 1：本表は農林水産省「平成 14-23 年度 国産穀類のかび毒含有実態調査の結果」(参照 398)から食品安全委員会にて作成。

注 2：全ての品目において定量限界未満の試料数が 60%を超えていたことより、以下のよう
に GEMS/Food が示す方法に従い、平均値①及び②を算出した。

平均値①：定量限界未満の濃度を「0」として算出。

平均値②：検出限界未満の濃度を検出限界とし、検出限界以上かつ定量限界未満の濃
度を定量限界として算出。

東京において、184 人の健常者（男性 130 名、女性 54 名）の血清中の OTA
濃度が調べられた。1992 年、1994 年、1995 年及び 1996 年に採取したヒト血
清の OTA 陽性率はそれぞれ 96%、38%、93%及び 98%で、全体の 85%が OTA
陽性であった。陽性検体の平均値は 68 pg/mL、その範囲は 4~278 pg/mL で
あった。調査の結果、OTA は、主にワイン、ビール等のアルコール飲料、コ
ーヒー及び醤油より摂取されたと著者らは考えた。(参照 342)

(2) ばく暴露量の推定

2010 年度に厚生労働科学研究として、年齢層別（1~6 歳、7~14 歳、15~
19 歳及び 20 歳以上の 4 階層）の食品摂取量及び前述の 2004 年から 2009 年
にかけての OTA 汚染実態調査結果より、OTA の基準値を設定しない場合又は
基準値を 5 µg/kg と設定するシナリオを想定して、日本人における OTA 暴ば

1 く露量がモンテカルロ法を用いたシミュレーションにより推計された。OTA
2 が含有されると考えられて検査された食品 29 品目中、OTA 汚染が少なかった
3 食品を除く 15 品目について、年齢層別に食品摂取量を調査し、摂取量が全体
4 の 1%未満の品目についてはシミュレーションの対象外とした。その結果、焙
5 煎コーヒー、缶コーヒー、インスタントコーヒー、日本蕎麦、小麦粉、チョコ
6 レート、ココア、ビール及びレーズンの 9 品目について暴ばく露量推計に用い
7 るサンプルデータが作成された。OTA 暴ばく露量の推計結果を表 22 に示した。
8 年齢区分別では、体重当たりの日暴ばく露量は、1～6 歳までの階層で最も
9 高く、その後、年齢が上がるにしたがって体重当たりの日暴ばく露量は低下
10 するが、20 歳以上の階層では再び上昇した。OTA の汚染量が 5 $\mu\text{g}/\text{kg}$ を超え
11 る食品はほとんどなく、また平均的な値を示す 50 パーセンタイル値の範囲は
12 0.08～0.14 ng/kg 体重/日、高リスクの消費者（95 パーセンタイル値）の範囲
13 は 1.20～2.21 ng/kg 体重/日であった。（参照 393, 399）日本においては、現状で
14 は高リスクの消費者においても、OTA 暴ばく露量は低い推計結果となったが、
15 OTA の主な産生菌は異なる生育条件で異なる種類の農作物及び食品等に生育
16 し、OTA の汚染の程度は、気候等の影響を受けやすいことに留意が必要であ
17 る。

表 2 2 モンテカルロ・シミュレーション法による市販食品に由来する
OTA **暴ばく**露量の推定 (ng/kg 体重/日)

シナリオ*	50 パーセン タイル	90 パーセン タイル	95 パーセン タイル
1- 6 才 規制* なし : upper bound	0.14	1.37	2.21
1- 6 才 規制 なし : lower bound	0.14	1.37	2.21
1- 6 才 規制 あり : upper bound	0.14	1.37	2.21
1- 6 才 規制 あり : lower bound	0.14	1.37	2.21
7-14 才 規制 なし : upper bound	0.11	0.99	1.56
7-14 才 規制 なし : lower bound	0.10	0.99	1.56
7-14 才 規制 あり : upper bound	0.11	0.99	1.56
7-14 才 規制 あり : lower bound	0.10	0.99	1.56
15-19 才 規制 なし : upper bound	0.09	0.78	1.20
15-19 才 規制 なし : lower bound	0.08	0.78	1.20
15-19 才 規制 あり : upper bound	0.09	0.78	1.20
15-19 才 規制 あり : lower bound	0.08	0.78	1.20
20 才以上 規制 なし : upper bound	0.11	0.90	1.49
20 才以上 規制 なし : lower bound	0.08	0.89	1.49
20 才以上 規制 あり : upper bound	0.11	0.90	1.49
20 才以上 規制 あり : lower bound	0.08	0.88	1.48

*以下 4 つのシナリオが OTA **暴ばく**露量の推定に用いられた

- ・ 定量限界未満は定量限界値の二分の一 (upper bound) とし、規制なし。
- ・ 定量限界未満はゼロ (lower bound) とし、規制なし。
- ・ 定量限界未満は定量限界値の二分の一 (upper bound) とし、規制の基準値は 5 µg/kg。
- ・ 定量限界未満はゼロ (lower bound) とし、規制の基準値は 5 µg/kg。

(3) 加工・調理による OTA の減衰

ワイン、コーヒー及び穀類において、加工・調理による OTA 濃度への影響が調べられている。

① ワイン

ワイン醸造過程により、原料ブドウ液中の OTA 初期濃度とは無関係に、ワ

1 イン中の OTA 濃度が一貫して減少することが示されている(参照 400, 401, 402)。
2 *A. carbonarius* 胞子を樹上のブドウ果実に接種し、果実中に OTA を産生させ
3 た。ワインに移行した OTA はブドウ果汁中 OTA の 8.1%であり、ブドウ果汁
4 中の OTA 濃度は、OTA のワインへの移行に影響しなかった。(参照 400)

5 酵母 (*Saccharomyces*) がワイン又は果汁の OTA 含有量に及ぼす影響につ
6 いて酵母 20 菌株を用いて調査された。ワイン醸造中に除去できる自然汚染
7 OTA の割合は菌株間にかんりの変動が認められ、残留した OTA は 10~60%
8 であった。ブドウ果汁に OTA を添加して発酵させた場合に残留した OTA は、
9 17~32%であった。(参照 403)。

10 ブドウ園からワイン醸造にいたる OTA リスク管理についての重要管理点
11 (CCP) が示され、特にワインからの OTA 除去に対する活性炭、ベントナイ
12 トなど種々の吸着材の効果とともにワインの品質、ポリフェノール含量への影
13 響が検討されている(参照 26, 402, 404)。

14 これらの研究における低減率は文献によりかなり異なるが、ワイン醸造が、
15 工程中に OTA を相当量減少させることが示されている。

17 ② コーヒー

18 *A. ochraceus* 又は *A. carbonarius* は主に収穫直後のコーヒー果実に感染し
19 OTA を産生する。乾燥処理が迅速で効果的であれば、OTA は産生しないこと
20 が示されている。(参照 74)

21 焙煎工程がコーヒー豆中の OTA 濃度を減少させるという一般的な一致はあ
22 るものの、報告された減少率は大きく変動している。焙煎温度が、結果に影響
23 する主要な因子と考えられる。450°Cの焙煎温度を用いた試験では、焙煎時間
24 を 3 段階に設定してコーヒーの最終温度を 175°C、185°C又は 204°Cとする試
25 験を行い、軽い焙煎 (175°C) では、1 試料で OTA の減少は起きなかったが、
26 他の 3 試料で 60~80%の減少がみられた。深い焙煎 (204°C) では、全試料で
27 90%以上の減少がもたらされた。この工程は、代表的なエスプレッソコーヒー
28 の淹れ方に相当する。(参照 405)

29 人工的に汚染させたコーヒー豆 (OTA 30 µg/kg) を用いて、焙煎により
30 31%、抽出までに 72%、トルコ風コーヒーの調製により 88%、それぞれ OTA
31 が減少したことが報告されている。(参照 406)

32 また、9 検体の自然汚染したベトナムコーヒー豆を 260°Cで 5 分間焙煎する
33 と、13~93%の範囲で OTA が減少した。この焙煎コーヒー豆からエスプレッ
34 ソコーヒーを調製した場合、OTA に更に 16~71%の減少が起き、モカコーヒ
35 ーの調製では 17~56%の減少があり、ドリップコーヒーでは 1.2~25%の減少
36 が認められた。(参照 407)

37 コーヒー豆の焙煎は、コーヒー中の OTA を低減するが、減少は変動しやす

1 く、完全に予測できないという結論になる。

2 わが国では坪内らによって、コーヒー豆の選別による OTA の低減効果が検
3 討されている。(参照 408)

5 ③ カカオ

6 ココアやチョコレートなどカカオ豆の加工品について OTA 検出率が高いこ
7 とが報告されている。カカオ豆に OTA 産生菌を接種し、焙煎、脱殻、破碎、
8 圧搾及び添加物の添加といった加工段階を経て、OTA 濃度がどのように推移
9 するかの試験が行われ、加工処理後のチョコレート製品における OTA 減少率
10 が平均 91%になり、製造段階での OTA 低減が示された。(参照 409)

12 ④ 穀類(製粉、加工・調理)

13 A. *ochraceus* が産生する OTA で汚染される可能性のある主な食品は、貯蔵
14 食物である。穀物を十分に乾燥し乾燥状態を維持することが重要である。(参
15 照 74)

16 試験室の管理条件において *P. verrucosum* を接種して調製した OTA 汚染全
17 粒小麦を用いて、洗浄、粒外皮のすり落とし、製粉工程における OTA の消長
18 が追跡された。全粒粉と精白小麦粉の両方を用いたパンを焼いた。外皮すり落
19 としで、小麦に存在する OTA が最大で 44%まで除去され、パン焼き工程では、
20 少量の追加減少があったのみであった。洗浄、すり落とし及びフスマの除去を
21 組み合わせることにより、白パンにおいて 75%の OTA 低減が報告されている。
22 (参照 410)

23 小麦粉に含まれる OTA の製パン工程での消長について、焼成による OTA の
24 平均低減率は 33%で、同時に行ったトリコテセン類（デオキシニバレノール、
25 3-アセチルデオキシニバレノール及びニバレノール）の低減率（48～77%）と
26 比較し、焼成に対する OTA の安定性が指摘された。パン生地発酵ではトリ
27 コテセン類と比較し、OTA はかなり低減（30～34%）するものの、パンの焼
28 成段階での低減率はトリコテセン類と比較して変化が少なかった。(参照 411)

29 OTA で汚染した全粒小麦の押し出し加工により、商業的手順で使用される
30 ような最も苛酷な条件でさえ、OTA は 40%しか減少しなかった(参照 412, 413)。
31 この低減率は、以前、フモニシン、アフラトキシン及びゼアラレノンで報告さ
32 れたものよりずっと低かった(参照 413)。

33 コメの調理による OTA の減少については、圧力炊飯の残存率が 60%で通常
34 の炊飯の 72%に比較して効果的であることが報告されている。(参照 414)

1 IV. 食品健康影響評価

2 食品安全委員会が自らの判断で行う食品健康影響評価として、オクラトキシ
3 ンA (OTA) の食品健康影響評価を実施した。

4
5 OTAは、*A. ochraceus*、*P. verrucosum*等の数種の菌によって産生され、穀
6 類、コーヒー、ココア、ビール、ワイン等様々な食品におけるOTA汚染が報告
7 されている。コーデックス委員会では、小麦、大麦及びライ麦におけるOTAの
8 最大基準値 (5 µg/kg) を設定している。

9
10 OTAは消化管内微生物及び消化酵素により一部分解されてOTαとなる。消化
11 管から吸収されたOTAは、多くの動物種において血液を経由して主に腎臓に分
12 布する。血漿中においてはほとんどのOTAは、アルブミン等のタンパク質と結
13 合している。OTAの一部は、腎臓及び肝臓でCYPにより酸化されるが、これら
14 OTAの酸化物及びOTαの毒性はOTAより低いことが示されている。OTAの半
15 減期は、マウスでは1~1.5日、ラットでは2~11日、ブタで4~6日、サバンナモ
16 ンキーでは約20日との報告がある。

17
18 亜急性毒性試験では、OTAを投与した実験動物種の全てにおいて尿細管部位
19 特異的な腎毒性が認められた。腎臓髓質外層外帯の近位尿細管S3セグメントに
20 は、巨大核細胞及び肥大した細胞がみられ、尿細管の萎縮及び組織破壊もみら
21 れた。ラット及びブタにおいて、これら腎臓へのOTAの影響は用量及び投与期
22 間依存的であることが示されている。最も低い用量で毒性が認められたのはブ
23 タ（雌）で、120日間OTAを混餌投与した結果、腎臓における尿濃縮能の低下
24 及び尿細管上皮細胞における退行性変性が認められ、LOAELは8 µg/kg 体重/
25 日であった。

26
27 慢性毒性・発がん性試験では、げっ歯類にOTAを経口投与すると主に雄の腎
28 臓髓質外層外帯に腫瘍が発生した。NTPで実施された2年間発がん性試験の結果、
29 用量に依存して雄ラットの腎臓に腫瘍が認められた。LOAEL及びNOAEL
30 は、雄ラットで70 µg/kg 体重及び21 µg/kg 体重（いずれも週5回投与、それぞ
31 れ50 µg/kg 体重/日及び15 µg/kg 体重/日に相当）であった。一方、ブタを用い
32 た慢性毒性試験では、40 µg/kg 体重/日のOTAを2年間投与した結果、尿細管
33 萎縮や間質の線維化等、進行性の腎障害はみられたが、がんの誘発は認められ
34 なかった。

35
36 遺伝毒性試験では、遺伝子の点突然変異は検出されていないが、培養細胞を
37 用いた試験で染色体異常が検出されている。また、トランスジェニックラット

1 (gpt delta) を用いた *in vivo* 遺伝毒性試験では腎臓髄質外層外帯にDNAの欠失
2 変異が検出されているが、同部位に点突然変異は認められなかった。

3
4 OTA又はその代謝物がDNAと共有結合して付加体を形成するか否かについ
5 ては不明である。培養細胞を用いた試験並びにげっ歯類及びブタへのOTA投与
6 によりDNA付加体が検出されたとする報告もあるが、現時点ではその構造が
7 特定されていない。一方、同様の試験でDNA付加体が検出されなかったとの
8 報告もあり、また、放射ラベルしたOTAを投与した試験では、OTAのDNA付
9 加体は検出されなかった。以上より、OTAはラットの腎臓髄質外層外帯に欠失
10 変異を誘発するものの、その変異がDNAへの直接的な作用に起因することを
11 示す証拠はない。したがって、OTAを遺伝毒性発がん物質と結論することはで
12 きないと考えた。OTAの非遺伝毒性発がん物質としてのメカニズムに関しては、
13 細胞周期の破たん、細胞増殖とアポトーシスの変化、酸化ストレス、ミトコン
14 ドリアの機能低下、MAPキナーゼ等のシグナル伝達の変化、フェニルアラニ
15 ンtRNA合成酵素、タンパク合成酵素阻害、ヒストン等のアセチル化阻害等、
16 がんに結びつく様々な原因が寄与しているとする報告が多数ある。これらの知
17 見より、食品安全委員会では、OTA又はOTA代謝物がDNA付加体を形成する
18 遺伝毒性発がん物質ではなく、DNAに間接的に作用する非遺伝毒性発がん物
19 質と考えることが妥当であると判断された。

20
21 ヒトへの影響に関して、バルカン風土病腎症及び泌尿器系腫瘍との疫学的な
22 関連についての知見は、アリストロキア酸等の他の環境要因と共に、OTAもこ
23 れらのヒトの疾病の要因である可能性が示唆されている。しかし、OTAをそれ
24 らのヒトの疾病の原因物質であると結論付けることのできる十分な根拠は得ら
25 れていない。

26
27 以上を踏まえ、食品安全委員会は、OTAはDNAに間接的に作用する非遺伝
28 毒性発がん物質であり、TDIを設定することが可能であると考えた。なお、
29 OTAのヒトを対象とした知見は限られており、用量反応関係の検討に利用可能
30 な知見がないことから、動物試験の結果に基づいた評価を実施した。

31 非発がん毒性に関して、各試験から得られたLOAELの最小値は、ブタの亜急
32 性毒性試験における8 µg/kg 体重/日であった。このLOAELに、不確実係数500
33 （種差10、個体差10、不可逆的な腎障害を指標としたLOAEL使用5）を適用し
34 て、OTAの非発がん毒性に関するTDIを16 ng/kg 体重/日と設定した。

35 発がん性に関しては、発がん性に関するNOAELを基にTDIを設定することと
36 し、NTPのラットの2年間発がん性試験において、NOAELは21 µg/kg 体重
37 （週5回投与、15 µg/kg 体重/日に相当）であったことから、このNOAELに不確

1 実係数1000（種差10、個体差10、発がん性10）を適用して、OTAの発がん性に
2 関するTDIを15 ng/kg 体重/日と設定した。

3
4 日本における**暴ばく**露量を推定する目的で、流通している食品中のOTA汚染
5 実態調査が2004年～2010年に行われた結果、ココア、インスタントコーヒー、
6 チョコレート、パスタ、日本蕎麦、レーズン、缶コーヒー、焙煎コーヒー及び
7 小麦粉から50%以上の頻度でOTAが検出された。モンテカルロ法を用いたシミ
8 ュレーションにより推計された年齢層別の体重当たりの一日OTA**暴ばく**露量
9 は、1～6歳までの階層で最も多かったが、平均的な値を示す50パーセントイル
10 では0.14 ng /kg 体重/日、高リスクの消費者（95パーセントイル値）でも2.21
11 ng/kg 体重/日であった。なお、2005年～2008年に行われた食品中のOTAの汚
12 染実態調査の結果、食肉製品においては検出限界未満であった。

13 以上の**暴ばく**露量の推計結果より、現状においては、OTAの**暴ばく**露量は高
14 リスク消費者においても今回設定したTDIを下回っていると推定されることか
15 ら、食品からのOTAの摂取が一般的な日本人の健康に悪影響を及ぼす可能性は
16 低いものと考えられる。

17
18 なお、OTAの主な産生菌は異なる生育条件では異なる種類の農作物及び食品
19 に生育し、また、OTAの汚染の程度は、気候等の影響を受けやすいことから、
20 リスク管理機関において汚染状況についてのモニタリングを行うとともに、規
21 格基準について検討することが望ましいと考える。

22
23 <今後の課題>

- 24 • OTA の腎臓における発がんメカニズムに関するデータの収集
- 25 • OTA のバイオマーカーによる我が国の**暴ばく**露評価（血液中の OTA 及び代謝
26 物濃度の測定）
- 27 • OTA の健康影響についての疫学的データの収集
- 28 • 食品等の OTA 汚染実態データの収集

<略称>

略称	名称
4-OH-OTA	4-ヒドロキシオクラトキシンA
8-OHdG	8-ヒドロキシ-2'-デオキシグアノシン
ALP	アルカリホスファターゼ
ALT	アラニンアミノトランスアミナーゼ
AMP	アデニル酸
AST	アスパラギン酸アミノトランスフェラーゼ
BEN	バルカン風土病腎症
BMD	ベンチマークドーズ
BMDL	BMD の信頼下限値
BMDL ₁₀	頻度が 10%増加する BMD の信頼下限値
BUN	血中尿素窒素
C3G	シアニジン-O-β-グルコシド
Con A	コンカナバリン A
CYP	シトクロム P450
DNA	デオキシリボ核酸
EFSA	欧州食品安全機関
EndoIII	エンドヌクレアーゼ III
EPA	米国環境保護庁
ERK 1/2	細胞外シグナル制御キナーゼ 1/2
Fpg	ホルムアミドピリミジン DNA グリコシラーゼ
GOT	グルタミン酸オキサロ酢酸トランスアミナーゼ
GSH	還元型グルタチオン
GST	グルタチオントランスフェラーゼ
γGT	γグルタミルトランスフェラーゼ
HDAC	ヒストンデアセチラーゼ
HO-1	ヘムオキシゲナーゼ-1
HPLC	高速液体クロマトグラフィー
HPRT	ヒポキサンチン-グアニンホスホリボシルトランスフェラーゼ
IARC	国際がん研究機関
ICDH	イソクエン酸脱水素酵素
JECFA	FAO/WHO 合同食品添加物専門家会議
LAP	ロイシンアミノペプチダーゼ
LC-MS/MS	液体クロマトグラフタンデム質量分析計
LD ₅₀	半数致死量
LDH	乳酸脱水素酵素
LOAEL	最小毒性量

LOOH	脂質ヒドロペルオキシド
LPO	脂質過酸化反応
MDA	マロンジアルデヒド

略称	名称
mRNA	伝令 RNA（リボ核酸）
NAC	N-アセチル-L-システイン
NADPH	還元型ニコチンアミドアデニンジヌクレオチドリル酸
NK	ナチュラルキラー
NMR	核磁気共鳴
NOAEL	無毒性量
NTP	米国国家毒性プログラム
OAT1	有機アニオントランスポーター1
OTA	オクラトキシン A
OTB	オクラトキシン B
OTC	オクラトキシン C
OTHQ	オクラトキシンハイドロキノン
OTQ	オクラトキシンキノン
OT α	オクラトキシン α
PAH	パラアミノ馬尿酸
PB	フェノバルビタール
PCNA	増殖細胞核抗原
PC _s	カルボニル化タンパク質
PEPCK	ホスホエノールピルビン酸カルボキシキナーゼ
PKC	タンパク質キナーゼ
POD	Point of departure(健康栄養評価基準値等を設定する際の毒性反応曲線の基準となる出発点の値)
PTWI	暫定最大耐容一週間摂取量
RNA	リボ核酸
ROS	活性酸素種
RSH	非タンパク質チオール基
SCOOP	Scientific Cooperation
SOD	スーパーオキシドジスムターゼ
TDI	耐容一日摂取量
TmPHA	パラアミノ馬尿酸の尿細管最大排泄量
tRNA	転移 RNA（リボ核酸）
Ubd	ユビキチン D
UDS	不定期 DNA 合成

1 <参照>

- 2 1 FAO. Worldwide regulations for mycotoxins in food and feed in 2003: FAO
3 Food and Nutrition Papers 81. 2004; 1-165
- 4 2 EC. Commission Regulation (EC) No 1126/2007.
5 http://www.fsai.ie/uploadedFiles/Commission_Regulation_EC_No_1126_20
6 07.pdfEC. 2007
- 7 3 IARC. IARC Monographs on the evaluation of carcinogenic risks to
8 humans; Vol.56: Some Naturally Occurring Substances: Food Items and
9 Constituents, Heterocyclic Aromatic Amines and Mycotoxins. 1993; 489-
10 521
- 11 4 FAO/WHO (Food and Agriculture Organization/World Health Organization), 1991.
12 Evaluation of certain food additives and contaminants (Thirty-seventh report of the
13 Joint FAO/WHO Expert Committee on Food Additives). WHO Technical Report
14 Series, No 806, 1991, and corrigenda. World Health Organization, Geneva,
15 Switzerland.
- 16 ~~5 C. W. Hesseltine, E. E. Vandegrift, D. I. Fennell, M. L. Smith and O. L.~~
17 ~~Shotwell. Aspergilli as ochratoxin producers. Mycologia. 1972; 64: 539-550~~
- 18 6 J. C. Frisvad, J. M. Frank, J. A. M. P. Houbraeken, A. F. A. Kuijpers and R.
19 A. Samson. New ochratoxin A producing species of *Aspergillus* section
20 *Circumdati*. Stud. Mycol. 2004; 50: 23-43
- 21 7 S. Natori, S. Sakaki, H. Kurata, S. Udagawa, M. Ichinoe, M. Saito and M.
22 Umeda. Chemical and cytotoxicity survey on the production of ochratoxins
23 and penicillic acid by *Aspergillus ochraceus* Wilhelm. Chem.Pharm.Bull.
24 1970; 18: 2259-2268
- 25 8 宮木高明, 山崎幹夫, 堀江義一, 宇田川俊一. 米に着生する有害糸状菌の検索と
26 分布について. 食衛誌. 1970; 11: 373-380
- 27 9 M. Yamazaki, Y. Maebayashi and K. Miyaki. Production of ochratoxin A by
28 *Aspergillus ochraceus* isolated in Japan from moldy rice. Appl.Microbiol.
29 1970; 20: 452-454
- 30 10 堀江義一. オクラトキシシン生産菌について. Proc. Jpn. Assoc.
31 Mycotoxicol. 1983; 18: 2-5
- 32 11 W. v. Walbeek, P. M. Scott, J. Harwig and J. W. Lawrence. *Penicillium*
33 *viridicatum* Westling: A new source of ochratoxin A. Can. J. Microbiol.
34 1969; 15: 1281-1285
- 35 12 A. Ciegler, D. I. Fennell, G. A. Sansing, R. W. Detroy and G. A. Bennett.

- 1 Mycotoxin-producing strains of *Penicillium viridicatum*: Classification into
2 subgroups. Appl.Microbiol. 1973; 26: 271-278
- 3 13 J. I. Pitt. The Genus *Penicillium* and its teleomorphic states
4 *Eupenicillium* and *Talaromyces*. Academic Press, Inc., London. 1979
- 5 14 J. I. Pitt. *Penicillium viridicatum*, *Penicillium verrucosum* and
6 production of ochratoxin A. Appl. Environ. Microbiol. 1987; 53: 266-269
- 7 15 T. O. Larsen, A. Svendsen and J. Smedsgaard. Biochemical
8 characterization of ochratoxin A-producing strains of the genus
9 *Penicillium*. Appl. Environ. Microbiol. 2001; 67: 3630-3635
- 10 16 S. Sonjak, M. Licen, J. C. Frisvad and N. Gunde-Cimerman. Salting of dry-
11 cured meat - A potential cause of contamination with the ochratoxin A-
12 producing species *Penicillium nordicum*. Food Microbiol. 2011; 28: 1111-
13 1116
- 14 17 M. Schmidt-Heydt, E. Graf, D. Stoll and R. Geisen. The biosynthesis of
15 ochratoxin A by *Penicillium* as one mechanism for adaptation to NaCl rich
16 foods. Food Microbiol. 2012; 29: 233-241
- 17 18 F. E. Escher, P. E. Koehler and J. C. Ayres. Production of ochratoxins A and
18 B on country cured ham. Appl Microbiol. 1973; 26: 27-30
- 19 19 A. Rodriguez, M. Rodriguez, A. Martin, J. Delgado and J. J. Cordoba.
20 Presence of ochratoxin A on the surface of dry-cured Iberian ham after
21 initial fungal growth in the drying stage. Meat Sci. 2012; 92: 728-734
- 22 20 堀江義一. *Aspergillus carbonarius* (*Aspergillus* section *Nigri*) の
23 ochratoxin A 生産性. 日菌報. 1995; 36: 73-76
- 24 21 L. Sage, D. Garon and F. Seigle-Murandi. Fungal microflora and
25 ochratoxin A risk in French vineyards. J. Agric. Food Chem. 2004; 52: 5764-
26 5768
- 27 22 P. Battilani, P. Giorni and A. Pietri. Epidemiology of toxin-producing fungi
28 and ochratoxin A occurrence in grape. Eur.J.Pl.Pathol. 2003; 109: 715-722
- 29 23 P. Battilani, P. Giorni, T. Bertuzzi, S. Formenti and A. Pietri. Black
30 aspergilli and ochratoxin A in grapes in Italy. Int.J.Food Microbiol. 2006;
31 111: S53-S60
- 32 24 G. Perrone, G. Mule, A. Susca, P. Battilani, A. Pietri and A. Logrieco.
33 Ochratoxin A production and amplified fragment length polymorphism
34 analysis of *Aspergillus carbonarius*, *Aspergillus tubingensis* and
35 *Aspergillus niger* strains isolated from grapes in Italy. Appl. Environ.

- 1 Microbiol. 2006; 72: 680-685
- 2 25 P. V. Martinez-Culebras and D. Ramon. An ITS-RFLP method to identify
3 black *Aspergillus* isolates responsible for OTA contamination in grapes
4 and wine. Int.J.Food Microbiol. 2007; 113: 147-153
- 5 26 A. Visconti, G. Perrone, G. Cozzi and M. Solfrizzo. Managing ochratoxin A
6 risk in the grape-wine food chain. Food Addit.Contam. 2008; 25: 193-202
- 7 27 H. M. L. J. Joosten, J. Goetz, A. Pittet, M. Schellenberg and P. Bucheli.
8 Production of ochratoxin A by *Aspergillus carbonarius* on coffee cherries.
9 Int.J.Food Microbiol. 2001; 65: 39-44
- 10 28 M. H. Taniwaki, J. I. Pitt, A. A. Teixeira and B. T. Iamanaka. The source
11 of ochratoxin A in Brazilian coffee and its formation in relation to
12 processing methods. Int.J.Food Microbiol. 2003; 82: 173-179
- 13 29 A. I. Kouadio, N. G. Agbo, A. Lebrihi, F. Mathieu and M. Dosso. Effect of
14 the frequency of the mixing of coffee cherries put out for drying on the
15 kinetics of drying and the relationship to ochratoxin A production. Food
16 Addit.Contam. 2006; 23: 295-304
- 17 30 S. L. Leong, L. T. Hien, T. V. An, N. T. Trang, A. D. Hocking and E. S. Scott.
18 Ochratoxin A-producing *Aspergilli* in Vietnamese green coffee beans.
19 Lett.Appl.Microbiol. 2007; 45: 301-306
- 20 31 G. Perrone, A. Susca, G. Cozzi, K. Ehrlich, J. Varga, J. C. Frisvad, M.
21 Meijer, P. Noonim, W. Mahakarnchanakul and R. A. Samson. Biodiversity
22 of *Aspergillus* species in some important agricultural products. Stud.
23 Mycol. 2007; 59: 53-66
- 24 32 A. Medina, R. Mateo, L. Lopez-Ocana, F. M. Valle-Algarra and M. Jimenez.
25 Study of Spanish grape mycobiota and ochratoxin A production by isolates
26 of *Aspergillus tubingensis* and other members of *Aspergillus* section
27 *Nigri*. Appl. Environ. Microbiol. 2005; 71: 4696-4702
- 28 33 P. V. Martinez-Culebras, A. Crespo-Sempere, M. Sanchez-Hervas, P.
29 Elizaquivel, R. Aznar and D. Ramon. Molecular characterization of the
30 black *Aspergillus* isolates responsible for ochratoxin A contamination in
31 grapes and wine in relation to taxonomy of *Aspergillus* section *Nigri*.
32 Int.J.Food Microbiol. 2009; 132: 33-41
- 33 34 R. A. Samson, J. A. M. P. Houbraeken, A. F. A. Kuijpers, J. M. Frank and J.
34 C. Frisvad. New ochratoxin A or sclerotium producing species in
35 *Aspergillus* section *Nigri*. Stud. Mycol. 2004; 50: 45-61
- 36 35 K. J. v. d. Merwe, P. S. Steyn, L. Fourie, D. B. Scott and J. J. Theron.

- 1 Ochratoxin A, a toxic metabolite produced by *Aspergillus ochraceus* Wilh.
2 Nature. 1965; 205: 1112-1113
- 3 36 D. B. Scott. Toxigenic fungi isolated from cereal and legume products.
4 Mycopathol.Mycol.Appl. 1965; 25: 213-222
- 5 37 O. L. Shotwell, C. W. Hesseltine and M. L. Goulden. Ochratoxin A:
6 Occurrence as natural contaminant of a corn sample. Appl.Microbiol. 1969;
7 17: 765-766
- 8 38 O. L. Shotwell, C. W. Hesseltine, M. L. Goulden and E. E. Vandegraft.
9 Survey of corn for aflatoxin, zearalenone, and ochratoxin. Cereal
10 Chemists, inc., 1970; 47: 700-707
- 11 39 P. M. Scott, W. v. Walbeek, J. Harwig and D. I. Fennell. Occurrence of a
12 mycotoxin, ochratoxin A, in wheat and isolation of ochratoxin A and
13 citrinin producing strains of *Penicillium viridicatum*. Can.J.Plant Sci.
14 1970; 50: 583-585
- 15 40 P. M. Scott, W. v. Walbeek, B. Kennedy and D. Anyeti. Mycotoxins
16 (ochratoxin A, citrinin and sterigmatocystin) and toxigenic fungi in grains
17 and other agricultural products. J. Agric. Food Chem. 1972; 20: 1103-1109
- 18 41 P. Krogh, B. Hald and E. J. Pedersen. Occurrence of ochratoxin A and
19 citrinin in cereals associated with mycotoxic porcine nephropathy. Acta
20 Pathol. Microbiol. Scand. Sect. B. 1973; 81: 689-695
- 21 42 M. Nakajima, H. Tsubouchi, M. Miyabe and Y. Ueno. Survey of aflatoxin
22 B₁ and ochratoxin A in commercial green coffee beans by high-performance
23 liquid chromatography linked with immunoaffinity chromatography. Food
24 Agric.Immun. 1997; 9: 77-83
- 25 43 R. Mateo, A. Medina, E. M. Mateo, F. Mateo and M. Jimenez. An overview
26 of ochratoxin A in beer and wine. Int.J.Food Microbiol. 2007; 119: 79-83
- 27 44 B. Zimmerli and R. Dick. Ochratoxin A in table wine and grape-juice:
28 Occurrence and risk assessment. Food Addit.Contam. 1996; 13: 655-668
- 29 45 P. Krogh. Causal associations of mycotoxic nephropathy. Acta Pathol.
30 Microbiol. Scand. Sect. A. 1978; 269: 1-28
- 31 46 A. Pfohl-Leszkowicz, T. Petkova-Bocharova, I. N. Chernozemsky and M.
32 Castegnaro. Balkan endemic nephropathy and associated urinary tract
33 tumours: A review on aetiological causes and the potential role of
34 mycotoxins. Food Addit.Contam. 2002; 19: 282-302
- 35 47 M. M. Abouzied, A. D. Horvath, P. M. Podlesny, N. P. Regina, V. D.

- 1 Metodiev, R. M. Kamenova-Tozeva, N. D. Niagolova, A. D. Stein, E. A.
2 Petropoulos and V. S. Ganey. Ochratoxin A concentrations in food and feed
3 from a region with Balkan Endemic Nephropathy. Food Addit.Contam.
4 2002; 19: 755-764
- 5 48 T. Vrabcheva, T. Petkova-Bocharova, F. Grosso, I. Nikolov, I. N.
6 Chernozemsky, M. Castegnaro and S. Dragacci. Analysis of ochratoxin A in
7 foods consumed by inhabitants from an area with Balkan Endemic
8 Nephropathy: A 1 month follow-up study. J. Agric. Food Chem. 2004; 52:
9 2404-2410
- 10 49 C. A. D. R. Rosa, V. Palacios, M. Combina, M. E. Fraga, A. D. O. Rekson,
11 C. E. Magnoli and A. M. Dalcero. Potential ochratoxin A producers
12 from wine grapes in Argentina and Brazil. Food
13 Addit.Contam. 2002; 19: 408-414
- 14 50 矢崎廣久, 高橋治男, 七山悠三. 貯蔵肉の *Penicillium verrucosum* var.
15 *verrucosum* による自然汚染とマイコトキシン生産性について. Proc. Jpn.
16 Assoc. Mycotoxicol. 1980; 10: 29-31
- 17 51 杉本貞三, 南沢正敏, 高野和子, 笹村靖子, 鶴田理. *Penicillium*
18 *viridicatum* と *Aspergillus versicolor* による貯蔵米のオクラトキシンA、シ
19 トリニン、およびステリグマトシスチンの自然汚染について. 食衛誌. 1977;
20 18: 176-181
- 21 52 EC. Assessment of dietary intake of ochratoxin A by the population of EU
22 member states. Reports on tasks for scientific cooperation, Task
23 3.2.7. http://ec.europa.eu/food/fs/scoop/3.2.7_en.pdf. 2002
- 24 53 Q. Wu, V. Dohnal, L. Huang, K. Kuca, X. Wang, G. Chen and Z. Yuan.
25 Metabolic pathways of ochratoxin A. Curr Drug Metab. 2011; 12: 1-10
- 26 54 A. Pfohl-Leskowicz and R. A. Manderville. Ochratoxin A: An overview on
27 toxicity and carcinogenicity in animals and humans. Mol. Nutr. Food Res.
28 2007; 51: 61-99
- 29 55 S. Suzuki, T. Satoh and M. Yamazaki. The pharmacokinetics of ochratoxin
30 A in rats. Jpn.J. Pharmacol. 1977; 27: 735-744
- 31 56 M. S. Madhyastha, R. R. Marquardt and A. A. Frohlich. Hydrolysis of
32 ochratoxin A by the microbial activity of digesta in the gastrointestinal tract
33 of rats. Arch.Environ.Contam.Toxicol. 1992; 23: 468-472
- 34 57 C. E. Hansen, S. Dueland, C. A. Drevon and F. C. Stormer. Metabolism of
35 ochratoxin A by primary cultures of rat hepatocytes. Appl. Environ.
36 Microbiol. 1982; 43: 1267-1271

- 1 58 S. M. Madhyastha, R. R. Marquardt, A. A. Frohlich, G. Platford and D.
2 Abramson. Effects of different cereal and oilseed substrates on the growth
3 and production of toxins by *Aspergillus alutaceus* and *Penicillium*
4 *verrucosum*. J. Agric. Food Chem. 1990; 38: 1506-1510
- 5 59 F. C. Stomer, O. Storen, C. E. Hansen, J. I. Pedersen and A. J. Aasen.
6 Formation of (4*R*)- and (4*S*)-4-hydroxyochratoxin A and 10-
7 hydroxyochratoxin A from ochratoxin A by rabbit liver microsomes. Appl.
8 Environ. Microbiol. 1983; 45: 1183-1187
- 9 60 M. Kanisawa and S. Suzuki. Induction of renal and hepatic tumors in mice
10 by ochratoxin A, a mycotoxin. Gann. 1978; 69: 599-600
- 11 61 K. Moroi, S. Suzuki, T. Kuga, M. Yamazaki and M. Kanisawa. Reduction
12 of ochratoxin A toxicity in mice treated with phenylalanine and
13 phenobarbital. Toxicol.Lett. 1985; 25: 1-5
- 14 62 P. Galtier, J. L. Charpentreau, M. Alvinerie and C. Labouche. The
15 pharmacokinetic profile of ochratoxin A in the rat after oral and
16 intravenous administration. Drug Metabol. Dispos. 1979; 7: 429-434
- 17 63 H. Pettersson, K. H. Kiessling and P. Ciszuk. Degradation of ochratoxin A
18 in rumen. In: Proceedings, V International IUPAC Symposium Mycotoxins
19 and Phycotoxins, September 1-3, 1982, Vienna, Austria. 1982; Austrian
20 Chemical Society: 313-316
- 21 64 K. Hult, A. Teiling and S. Gatenbeck. Degradation of ochratoxin A by a
22 ruminant. Appl. Environ. Microbiol. Appl. Environ. Microbiol. 1976; 32:
23 443-444
- 24 65 G. Battaccone, A. Nudda and G. Pulina. Effects of ochratoxin A on livestock
25 production. Toxins. 2010; 2: 1796-1824
- 26 66 K. H. Kiessling, H. Pettersson, K. Sandholm and M. Olsen. Metabolism of
27 aflatoxin, ochratoxin, zearalenone, and three trichothecenes by intact
28 rumen fluid, rumen protozoa, and rumen bacteria. Appl. Environ.
29 Microbiol. 1984; 47: 1070-1073
- 30 67 M. J. Pitout. The hydrolysis of ochratoxin A by some proteolytic enzymes.
31 Biochem.Pharmacol. 1969; 18: 485-491
- 32 68 R. W. Parker, T. D. Phillips, L. F. Kubena, L. H. Russell and N. D.
33 Heidelbaugh. Inhibition of pancreatic carboxypeptidase A: A possible
34 mechanism of interaction between penicillic acid and ochratoxin A. J.
35 Environ. Sci. Health. 1982; B17: 77-91
- 36 69 S. Kumagai and K. Aibara. Intestinal absorption and secretion of

- 1 ochratoxin A in the rat. *Toxicol. Appl. Pharmacol.* 1982; 64: 94-102
- 2 70 S. Kumagai. Effects of plasma ochratoxin A and luminal pH on the jejunal
3 absorption of ochratoxin A in rats. *Food Chem. Toxicol.* 1988; 26: 753-758
- 4 71 O. Storen, P. Helgerud, H. Holm and F. C. Stormer. Formation of (4R)-4-
5 hydroxyochratoxin A and ochratoxin α from ochratoxin A by rats. In:
6 Proceedings, V International IUPAC Symposium Mycotoxins and
7 Phycotoxins, September 1-3,1982, Vienna, Austria, Austrian Chem. Soc.,
8 Vienna. 1982; 321-324
- 9 72 R. Fuchs, B. Radic, M. Peraica, K. Hult and R. Plestina. Enterohepatic
10 circulation of ochratoxin A in rats. *Period.Biol.* 1988; 90: 39-42
- 11 73 A. Roth, K. Chakor, E. E. Creppy, A. Kane, R. Rosenthaler and G.
12 Dirheimer. Evidence for an enterohepatic circulation of ochratoxin A in
13 mice. *Toxicology.* 1988; 48: 293-308
- 14 74 FAO/WHO (Food and Agriculture Organisation/World Health Organisation), 2001.
15 Ochratoxin A. In: Safety evaluation of certain mycotoxins in food, Prepared by the
16 56th Meeting of the Joint FAO/WHO Expert Committee on Food Additives (JECFA).
17 WHO Food Additives Series 47, pp 281-387. World Health Organisation, Geneva,
18 Switzerland.
- 19 75 P. Galtier, M. Alvinerie and J. L. Charpentreau. The pharmacokinetic
20 profiles of ochratoxin A in pigs, rabbits and chickens. *Food Cosmet. Toxicol.*
21 1981; 19: 735-738
- 22 76 S. Hagelberg, K. Hult and R. Fuchs. Toxicokinetics of ochratoxin A in
23 several species and its plasma-binding properties. *J. Appl. Toxicol.* 1989;
24 9: 91-96
- 25 77 P. Galtier. Contribution of pharmacokinetic studies to mycotoxicology -
26 ochratoxin A. *Vet. Sci. Commun.* 1978; 1: 349-358
- 27 78 S. Kumagai. Ochratoxin A: Plasma concentration and excretion into bile
28 and urine in albumin-deficient rats. *Food Chem. Toxicol.* 1985; 23: 941-943
- 29 79 P. Galtier, R. Camguilhem and G. Bodin. Evidence for *in vitro* and *in vivo*
30 interaction between ochratoxin A and three acidic drugs. *Food Cosmet.*
31 *Toxicol.* 1980; 18: 493-496
- 32 80 R. Stojkovic, K. Hult, S. Gamulin and R. Plestina. High affinity binding of
33 ochratoxin A to plasma constituents. *Biochem.Int.* 1984; 9: 33-38
- 34 81 T. Kuiper-Goodman and P. M. Scott. Risk Assessment of the Mycotoxin
35 Ochratoxin A. *Biomed. Environ. Sci.* 1989; 2: 179-248

- 1 82 D. R. Dietrich, A. H. Heussner and E. O'Brien. Ochratoxin A: comparative
2 pharmacokinetics and toxicological implications (experimental and
3 domestic animals and humans). *Food Addit.Contam.* 2005; 22: 45-52
- 4 83 Y. Fukui, K. Hoshino, Y. Kameyama, T. Yasui, C. Toda and H. Nagano.
5 Placental transfer of ochratoxin A and its cytotoxic effect on the mouse
6 embryonic brain. *Food Chem. Toxicol.* 1987; 25: 17-24
- 7 84 P. Galtier, B. Boneu, J. L. Charpentreau, G. Bodin, M. Alvinerie and J. More.
8 Physiopathology of haemorrhagic syndrome related to ochratoxin A
9 intoxication in rats. *Food Cosmet.Toxicol.* 1979; 17: 49-53
- 10 85 M. B. Ballinger, T. D. Phillips and L. F. Kubena. Assessment of the
11 distribution and elimination of ochratoxin A in the pregnant rat. *J.Food*
12 *Saf.* 1986; 8: 11-24
- 13 86 H. Zepnik, W. Volkel and W. Dekant. Toxicokinetics of the mycotoxin
14 ochratoxin A in F344 rats after oral administration.
15 *Toxicol.Appl.Pharmacol.* 2003; 192: 36-44
- 16 87 Y. Auffray and P. Boutibonnes. Evaluation of the genotoxic activity of some
17 mycotoxins using *Escherichia coli*, in the SOS spot test. *Mutat.Res.* 1986;
18 171: 79-82
- 19 88 A. Vettorazzi, E. Gonzalez-Penas, I. F. Troconiz, L. Arbillaga, L. A.
20 Corcuera, A. G. Gil and A. L. d. Cerain. A different kinetic profile of
21 ochratoxin A in mature male rats. *Food Chem. Toxicol.* 2009; 47: 1921-1927
- 22 89 H. P. Mortensen, B. Hald and A. Madsen. Feeding experiments with
23 ochratoxin A contaminated barley for bacon pigs. 5. Ochratoxin A in pig
24 blood. *Acta Agric.Scand.* 1983; 33: 235-239
- 25 90 O. Sreemannarayana, A. A. Frohlich, T. G. Vitti, R. R. Marquardt and D.
26 Abramson. Studies of the tolerance and disposition of ochratoxin A in
27 young calves. *J.Anim.Sci.* 1988; 66: 1703-1711
- 28 91 I. Studer-Rohr, J. Schlatter and D. R. Dietrich. Kinetic parameters and
29 intraindividual fluctuations of ochratoxin A plasma levels in humans. *Arch.*
30 *Toxicol.* 2000; 74: 499-510
- 31 92 R. Fuchs, L.E. Appelgren and K. Hult. Distribution of ¹⁴C-ochratoxin A in
32 the mouse monitored by whole-body autoradiography. *Pharmacol. Toxicol.*
33 1988; 63: 355-360
- 34 93 A. Breitholtz-Emanuelsson, R. Fuchs, K. Hult and L. E. Appelgren.
35 Synthesis of ¹⁴C-ochratoxin A and ¹⁴C-ochratoxin B and a comparative
36 study of their distribution in rats using whole body autoradiography.

- 1 Pharmacol.Toxicol. 1992; 70: 255-261
- 2 94 J. C. Gautier, J. Richoz, D. H. Welte, J. Markovic, E. Gremaud, F. P.
3 Guengerich and R. J. Turesky. Metabolism of ochratoxin A: Absence of
4 formation of genotoxic derivatives by human and rat enzymes. Chem. Res.
5 Toxicol. 2001; 14: 34-45
- 6 95 S. C. Lee, J. T. Beery and F. S. Chu. Immunohistochemical fate of
7 ochratoxin A in mice. Toxicol Appl Pharmacol. 1984; 72: 218-227
- 8 96 G. Schwerdt, K. Bauer, M. Gekle and S. Silbernagl. Accumulation of
9 ochratoxin A in rat kidney in vivo and in cultivated renal epithelial cells in
10 vitro. Toxicology. 1996; 114: 177-185
- 11 97 N. Aoudia, E. K. Tangni and Y. Larondelle. Distribution of ochratoxin A in
12 plasma and tissues of rats fed a naturally contaminated diet amended with
13 micronized wheat fibres: effectiveness of mycotoxin sequestering activity.
14 Food Chem Toxicol. 2008; 46: 871-878
- 15 98 N. Aoudia, P. Callu, F. Grosjean and Y. Larondelle. Effectiveness of
16 mycotoxin sequestration activity of micronized wheat fibres on distribution
17 of ochratoxin A in plasma, liver and kidney of piglets fed a naturally
18 contaminated diet. Food Chem Toxicol. 2009; 47: 1485-1489
- 19 99 A. Vettorazzi, I. F. de Troconiz, E. Gonzalez-Penas, L. Arbillaga, L. A.
20 Corcuera, A. G. Gil and A. L. de Cerain. Kidney and liver distribution of
21 ochratoxin A in male and female F344 rats. Food Chem Toxicol. 2011; 49:
22 1935-1942
- 23 100 A. Mally, H. Keim-Heusler, A. Amberg, M. Kurz, H. Zepnik, P. Mantle, W.
24 Volkel, G. C. Hard and W. Dekant. Biotransformation and nephrotoxicity
25 of ochratoxin B in rats. Toxicol Appl Pharmacol. 2005; 206: 43-53
- 26 101 P. G. Mantle. Interpretation of the pharmacokinetics of ochratoxin A in
27 blood plasma of rats, during and after acute or chronic ingestion. Food
28 Chem. Toxicol. 2008; 46: 1808-1816
- 29 102 V. Zlender, D. Breljak, M. Ljubojevic, D. Flajs, D. Balen, H. Brzica, A. M.
30 Domijan, M. Peraica, R. Fuchs, N. Anzai and I. Sabolic. Low doses of
31 ochratoxin A upregulate the protein expression of organic anion
32 transporters Oat1, Oat2, Oat3 and Oat5 in rat kidney cortex. Toxicol Appl
33 Pharmacol. 2009; 239: 284-96
- 34 103 K. Hult, E. Hokby, U. Hagglund, S. Gatenbeck, L. Rutqvist and G. Sellyey.
35 Ochratoxin A in pig blood: method of analysis and use as a tool for feed
36 studies. Appl. Environ. Microbiol. 1979; 38: 772-776

- 1 104 F. Elling, J. P. Nielsen, E. B. Lillehoj, M. S. Thomassen and F. C. Stømer.
2 Ochratoxin A-induced porcine nephropathy: Enzyme and ultrastructure
3 changes after short-term exposure. *Toxicology*. 1985; 23: 247-254
- 4 105 J. Harwig, T. Kuiper-Goodman and P. M. Scott. Microbial food toxicants:
5 Ochratoxins. In: Rechcigl, M., ed., *Handbook of Foodborne Diseases of*
6 *Biological Origin*, Boca Raton, FL: CRC Press. 1983; 193-238
- 7 106 P. Krogh, F. Elling, B. Hald, A. E. Larsen, E. B. Lillehoj, A. Madsen and H.
8 P. Mortensen. Time-dependent disappearance of ochratoxin A residues in
9 tissues of bacon pigs. *Toxicology*. 1976; 6: 235-242
- 10 107 A. Madsen, H. P. Mortensen and B. Hald. Feeding experiments with
11 ochratoxin A contaminated barley for bacon pigs. I. Influence on pig
12 performance and residues. *Acta Agric. Scand.* 1982; 32: 225-239
- 13 108 B. J. Shreeve, D. S. P. Patterson and B. A. Roberts. The 'carry-over' of
14 aflatoxin, ochratoxin and zearalenone from naturally contaminated feed to
15 tissues, urine and milk of dairy cows. *Food Cosmet Toxicol.* 1979; 17: 151-
16 152
- 17 109 M. A. Stander, T. W. Nieuwoudt, P. S. Steyn, G. S. Shephard, E. E. Creppy
18 and V. Sewram. Toxicokinetics of ochratoxin A in vervet monkeys
19 (*Cercopithecus aethiops*). *Arch. Toxicol.* 2001; 75: 262-269
- 20 110 J. Fink-Gremmels. Conclusion from the workshops on ochratoxin A in food:
21 recent developments and significance. Organized by ILSI Europe in Baden
22 (Austria), 29 June-1 July 2005. *Food Addit. Contam.* 2005; 22(suppl.1): 1-5
- 23 111 W. Follmann and S. Lucas. Effects of the mycotoxin ochratoxin A in a
24 bacterial and a mammalian in vitro mutagenicity test system. *Arch. Toxicol.*
25 2003; 77: 298-304
- 26 112 P. Krogh, F. Elling, B. Hald, B. Jylling, V. E. Petersen, E. Skadhauge and
27 C. K. Svendsen. Experimental avian nephropathy.
28 *Pathol. Microbiol. Scand. A.* 1976; 84: 215-221
- 29 113 T. Juskiewicz, J. Piskorska-Pliszczynska and H. Wisniewska. Ochratoxin
30 A in laying hens.: Tissue deposition and passage into eggs. "In: *Mycotoxins*
31 *and Phycotoxins. Proceedings of the V international IUPAC Symposium,*
32 *Vienna, Technical University, 1-2 September.*". 1982; 122-125
- 33 114 M. Denli, J. C. Blandon, M. E. Guynot, S. Salado and J. F. Perez. Efficacy
34 of a new ochratoxin-binding agent (Ocratox) to counteract the deleterious
35 effects of ochratoxin A in laying hens. *Poult. Sci.* 2008; 87: 2266-2272
- 36 115 R. Fuchs, L.E. Appelgren, S. Hagelberg and K. Hult. Carbon-14-

- 1 ochratoxin A distribution in the Japanese quail. (*Coturnix coturnix*
2 *japonica*) monitored by whole body autoradiography. Poult. Sci. 1988; 67:
3 707-714
- 4 116 J. Piskorska-Pliszczynska and T. Juszkievicz. Tissue deposition and
5 passage into eggs of ochratoxin A in Japanese quail. J. Environ. Pathol.
6 Toxicol. Oncol. 1990; 10: 8-10
- 7 117 A. Breitholtz-Emanuelsson, I. Palminger-Hallen, P. O. Wholin, A.
8 Oskarsson, K. Hult and M. Olsen. Transfer of ochratoxin A from lactating
9 rats to their offspring: A short-term study. Nat.Toxins. 1993; 1: 347-352
- 10 118 L. E. Appelgren and R. G. Arora. Distribution of ¹⁴C-labelled ochratoxin A
11 in pregnant mice. Food Chem. Toxicol. 1983; 21: 563-568
- 12 119 L. E. Appelgren and R. G. Arora. Distribution studies of ¹⁴C-labelled
13 aflatoxin B₁ and ochratoxin A in pregnant mice. Vet Res.Comm. 1983;
14 7: 141-144
- 15 120 I. P. Hallen, A. Breitholtz-Emanuelsson, K. Hult, M. Olsen and A.
16 Oskarsson. Placental and lactational transfer of ochratoxin A in rats.
17 Nat.Toxins. 1998; 6: 43-49
- 18 121 E. V. Ferrufino-Guardia, E. K. Tangni, Y. Larondelle and S. Ponchaut.
19 Transfer of ochratoxin A during lactation: Exposure of suckling via the milk
20 of rabbit does fed a naturally-contaminated feed. Food Addit.Contam.
21 2000; 17: 167-175
- 22 122 D. S. P. Patterson, B. A. Roberts and B. J. Small. Metabolism of ochratoxins
23 A and B in the pig during early pregnancy and the accumulation in body
24 tissues of ochratoxin A only. Food Cosmet.Toxicol. 1976; 14: 439-
25 442
- 26 123 H. P. Mortensen, B. Hald, A. E. Larsen and A. Madsen. Ochratoxin A
27 contaminated barley for sows and piglets. Pig performance and residues in
28 milk and pigs. Acta Agric.Scand. 1983; 33: 349-352
- 29 124 H. Barnikol and A. Thalmann. [Clinical observations in the pig in relation
30 to the mycotoxins ochratoxin A and zearalenone.]. [in German]. Tierarztl.
31 Umsch. 1988; 43: 74-82
- 32 125 W. E. Ribelin, K. Fukushima and P. E. Still. The toxicity of ochratoxin to
33 ruminants. Can. J. Comp. Med. 1978; 42: 172-176
- 34 126 F. C. Stomer, C. E. Hansen, J. I. Pedersen, G. Hvistendahl and A. J. Aasen.
35 Formation of (4*R*)- and (4*S*)-4-hydroxyochratoxin A from ochratoxin A by
36 liver microsomes from various species. Appl. Environ. Microbiol. 1981; 42:

- 1 1051-1056
- 2 127 R. D. Hutchison, and P. S. Steyn. The isolation and structure of 4-
3 hydroxyochratoxin A and 7-carboxy-3,4-dihydro-8-hydroxy-3-
4 methylisocoumarin from *Penicillium viridicatum*. *Tetrahedron Lett.* 1971;
5 43: 4033-4036.
- 6 128 R. F. Omar, H. V. Gelboin and A. D. Rahimtula. Effect of cytochrome p450
7 induction on the metabolism and toxicity of ochratoxin A.
8 *Biochem.Pharmacol.* 1996; 51: 207-216
- 9 129 H. Zepnik, A. Pahler, U. Schauer and W. Dekant. Ochratoxin A-
10 induced tumor formation: is there a role of reactive ochratoxin A
11 metabolites? *Toxicol.Sci.* 2001; 59: 59-67
- 12 130 S. Obrecht-Pflumio, T. Chassat, G. Dirheimer and D. Marzin. Genotoxicity
13 of ochratoxin A by *Salmonella* mutagenicity test after bioactivation by
14 mouse kidney microsomes. *Mutat. Res.* 1999; 446: 95-102
- 15 131 P. Galtier and M. Alvinerie. *In vitro* transformation of ochratoxin A by
16 animal microbial floras. *Ann Rech Vet.* 1976; 7: 91-98
- 17 132 R. Fuchs, K. Hult, M. Peraica, B. Radic and R. Plestina. Conversion of
18 ochratoxin C into ochratoxin A in vivo. *Appl Environ Microbiol.* 1984; 48:
19 41-42
- 20 133 H. L. Trenk, M. E. Butz and F. S. Chu. Production of ochratoxins in
21 different cereal products by *Aspergillus ochraceus*. *Appl Microbiol.* 1971;
22 21: 1032-1035
- 23 134 K. Gross-Steinmeyer, J. Weymann, H. G. Hege and M. Metzler. Metabolism
24 and lack of DNA reactivity of the mycotoxin ochratoxin A in cultured rat
25 and human primary hepatocytes. *J.Agric.Food Chem.* 2002; 50: 938-945
- 26 135 J. E. Jennings-Gee, M. Tozlovanu, R. Manderville, M. S. Miller, A. Pfohl-
27 Leszkowicz and G. G. Schwartz. Ochratoxin A: *In utero* exposure in mice
28 induces adducts in testicular DNA. *Toxins.* 2010; 2: 1428-1444
- 29 136 O. Storen, H. Holm and F. C. Stormer. Metabolism of ochratoxin A by rats.
30 *Appl. Environ. Microbiol.* 1982; 44: 785-789
- 31 137 A. Mally, H. Zepnik, P. Wanek, E. Eder, K. Dingley, H. Ihmels, W. Volkel
32 and W. Dekant. Ochratoxin A: lack of formation of covalent DNA adducts.
33 *Chem.Res.Toxicol.* 2004; 17: 234-242
- 34 138 P. P. Sokol, G. Ripich, P. D. Holohan and C. R. Ross. Mechanism of
35 ochratoxin A transport in kidney. *J,Pharmacol.Exp.Ther.* 1988; 246: 460-

- 1 465
- 2 139 J. Dai, G. Park, J. L. Perry, Y. V. Il'ichev, D. A. J. Bow, J. B. Pritchard, V.
3 Faucet, A. Pfohl-Leszkowicz, R. A. Manderville and J. D. Simon. Molecular
4 aspects of the transport and toxicity of ochratoxin A. *Acc.Chem.Res.* 2004;
5 37: 874-881
- 6 140 M. Tsuda, T. Sekine, M. Takeda, S. H. Cha, Y. Kanai, M. Kimura and H.
7 Endou. Transport of ochratoxin A by renal multispecific organic anion
8 transporter 1. *J Pharmacol Exp Ther.* 1999; 289: 1301-1305
- 9 141 S. Subramanian, A. Kanthasamy, N. Balasubramanian, N. Sekar and S.
10 Govindasamy. Ochratoxin A toxicity on carbohydrate metabolism in rats.
11 *Bull. Environ. Contam. Toxicol.* 1989; 43: 180-184
- 12 142 A. D. Rahimtula and X. Chong. Alterations in calcium homeostasis as a
13 possible cause of ochratoxin A nephrotoxicity. In: Castegnaro, M.,
14 Plestina, R., Dirheimer, G., Chernozemsky, I.N. and Bartsch, H., eds,
15 *Mycotoxins, Endemic Nephropathy and Urinary Tract Tumours (IARC*
16 *Scientific Publications No. 115)* Lyon: IARC Press. 1991; 207-214
- 17 143 R. C. Braunberg, O. Gantt, C. Barton and L. Friedman. *In vitro* effects of
18 the nephrotoxins ochratoxin A and citrinin upon biochemical function of
19 porcine kidney. *Arch. Environ. Contam. Toxicol.* 1992; 22: 464-470
- 20 144 E. E. Creppy, A. A. Lugnier, G. Beck, R. Rosenthaler and G. Dirheimer.
21 Action of ochratoxin A on cultured hepatoma cells-reversion of
22 inhibition by phenylalanine. *FEBS Lett.* 1979; 104: 287-290
- 23 145 E. E. Creppy, R. Rosenthaler and G. Dirheimer. Inhibition of protein
24 synthesis in mice by ochratoxin A and its prevention by phenylalanine.
25 *Food Chem. Toxicol.* 1984; 22: 883-886
- 26 146 E. E. Creppy, A. A. J. Lugnier, F. Fasiolo, K. Heller, R. Rosenthaler and
27 G. Dirheimer. In vitro inhibition of yeast phenylalanyl-tRNA synthetase
28 by ochratoxin A. *Chem. Biol. Interact.* 1979; 24: 257-261
- 29 147 E. E. Creppy, M. Schlegel, R. Rosenthaler and G. Dirheimer.
30 Phenylalanine prevents acute poisoning by ochratoxin A in mice.
31 *Toxicol. Lett.* 1980; 6: 77-80
- 32 148 A. Roth, E. E. Creppy, A. Kane, H. Bacha, P. S. Steyn, R. Rosenthaler
33 and G. Dirheimer. Influence of ochratoxin B on the ochratoxin A inhibition
34 of phenylalanyl-tRNA formation in vitro and protein synthesis in
35 hepatoma tissue culture cells. *Toxicol. Lett.* 1989; 45: 307-313
- 36 149 E. E. Creppy, D. Kern, P. S. Steyn, R. Vlegaar, R. Rosenthaler and G.

- 1 Dirheimer. Comparative study of the effect of ochratoxin A analogues on
2 yeast aminoacyl-tRNA synthetases and on the growth and protein
3 synthesis of hepatoma cells. *Toxicol.Lett.* 1983; 19: 217-224
- 4 150 E. E. Creppy, F. C. Stormer, D. Kern, R. Roschenthaler and G. Dirheimer.
5 Effects of ochratoxin A metabolites on yeast phenylalanyl-tRNA
6 synthetase and on the growth and in vivo protein synthesis of hepatoma
7 cells. *Chem. Biol. Interactions.* 1983; 47: 239-247
- 8 151 R. Roschenthaler, E. E. Creppy and G. Dirheimer. Ochratoxin A: On the
9 mode of action of a ubiquitous mycotoxin. *Toxin Reviews.* 1984; 3: 53-86
- 10 152 E. E. Creppy, K. Chakor, M. J. Fisher and G. Dirheimer. The mycotoxin
11 ochratoxin A is a substrate for phenylalanine hydroxylase in isolated rat
12 hepatocytes and in vivo. *Arch.Toxicol.* 1990; 64: 279-284
- 13 153 A. D. Rahimtula, J. C. Bereziat, V. Bussacchini-Griot and H. Bartsch. Lipid
14 peroxidation as a possible cause of ochratoxin A toxicity.
15 *Biochem.Pharmacol.* 1988; 37: 4469-4477
- 16 154 R. F. Omar, B. B. Hasinoff, F. Mejilla and A. D. Rahimtula. Mechanism of
17 ochratoxin A stimulated lipid peroxidation. *Biochem.Pharmacol.* 1990; 40:
18 1183-1191
- 19 155 R. C. Braunberg, C. Barton, O. O. Gantt and L. Friedman. Interaction of
20 cetrinin and ochratoxin A. *Nat.Toxins.* 1994; 2: 124-131
- 21 156 I. Baudrimont, A. M. Betbeder, A. Gharbi, A. Pfohl-Leszkowicz, G.
22 Dirheimer and E. E. Creppy. Effect of superoxide dismutase and catalase
23 on the nephrotoxicity induced by subchronical administration of ochratoxin
24 A in rats. *Toxicology.* 1994; 89: 101-111
- 25 157 M. Gekle, H. Oberleithner and S. Silbernagl. Ochratoxin A impairs
26 “postproximal” nephron function in vivo and blocks plasma membrane
27 anion conductance in Madin-Darby canine kidney cells in vitro. *Pflugers*
28 *Arch.* 1993; 425: 401-408
- 29 158 M. A. Albassam, S. I. Yong, R. Bhatnagar, A. K. Sharma and M. G. Prior.
30 Histopathologic and electron microscopic studies on the acute toxicity of
31 ochratoxin A in rats. *Vet. Pathol.* 1987; 424: 427-435
- 32 159 K. Chakor, E. E. Creppy and G. Dirheimer. In vivo studies on the
33 relationship between hepatic metabolism and toxicity of ochratoxin A.
34 *Arch.Toxicol.Suppl.* 1988; 12: 201-204
- 35 160 R. Verma and D. Chakraborty. Alterations in DNA, RNA and protein
36 contents in liver and kidney of mice treated with ochratoxin and their

- 1 amelioration by *Emblica officinalis* aqueous extract. Acta Pol. Pharm.
2 2008; 65: 3-9
- 3 161 I. C. Munro, C. A. Moodie, T. Kuiper-Goodman, P. M. Scott and H. C. Grice.
4 Toxicologic changes in rats fed graded dietary levels of ochratoxin A.
5 Toxicol. Appl. Pharmacol. 1974; 28: 180-188
- 6 162 S. Suzuki, Y. Kozuka, T. Satoh and M. Yamazaki. Studies on the
7 nephrotoxicity of ochratoxin A in rats. Toxicol. Appl. Pharmacol. 1975; 34:
8 479-490
- 9 163 F. Hately and P. Galtier. [Short term toxicity of ochratoxin A in rats; some
10 biochemical manifestations of intoxication .]. [in French]. Ann. Rech. Vet.
11 1977; 8: 7-12
- 12 164 H. Meisner and P. Selanik. Inhibition of renal gluconeogenesis in rats by
13 ochratoxin. Biochem. J. 1979; 180: 681-684
- 14 165 H. Meisner and L. Polsinelli. Changes of renal mRNA species abundance
15 by ochratoxin A. Biochem. Pharmacol. 1986; 35: 661-665
- 16 166 H. Meisner, M. A. Cimbala and R. W. Hanson. Decrease of renal
17 phosphoenolpyruvate carboxykinase RNA and poly(A)⁺ RNA level by
18 ochratoxin A. Arch. Biochem. Biophys. 1983; 223: 264-270
- 19 167 A. Kane, E. E. Creppy, R. Röschenthaler and G. Dirheimer. Changes in
20 urinary and renal tubular enzymes caused by subchronic administration of
21 ochratoxin A in rats. Toxicology. 1986; 42: 233-243
- 22 168 A. Mally, W. Volkel, A. Amberg, M. Kurtz, P. Wanek, E. Eder, G. Hard and
23 W. Dekant. Functional, biochemical and pathological effects of repeated
24 oral administration of ochratoxin A to rats. Chem. Res. Toxicol. 2005; 18:
25 1242-1252
- 26 169 H. Malekinejad, A. A. Farshid and N. Mirzakhani. Liquorice plant extract
27 reduces ochratoxin A-induced nephrotoxicity in rats. Exp Toxicol Pathol.
28 2011; 63: 125-130
- 29 170 Kumar SN, Telang AG, Singh KP, Jain AK, Afroz M and Patil RD.
30 Experimentally induced toxicity of ochratoxin A and endosulfan in male
31 Wistar rats: A hormonal disorder. J. Animal and Veterinary Advances.
32 2011; 10: 1750-1755
- 33 171 R. M. Gibson, C. A. Bailey, L. F. Kubena, W. E. Huff and R. B. Harvey.
34 Impact of L-phenylalanine supplementation on the performance of three-
35 week-old broilers fed diets containing ochratoxin A. 1. Effects on body
36 weight, feed conversion, relative organ weight, and mortality. Poult. Sci.

- 1 1990; 69: 414-419
- 2 172 S. Gupta, N. Jindal, R. S. Khokhar, R. K. Asrani, D. R. Ledoux and G. E.
3 Rottinghaus. Individual and combined effects of ochratoxin A and
4 *Salmonella enterica* serovar Gallinarum infection on pathological changes
5 in broiler chickens. Avian Pathol. 2008; 37: 265-272
- 6 173 N. Q. Hanif, G. Muhammad, M. Siddique, A. Khanum, T. Ahmed, J. A.
7 Gadahai and G. Kaukab. Clinico-pathomorphological, serum biochemical
8 and histological studies in broilers fed ochratoxin A and a toxin deactivator
9 (Mycofix® Plus). Br. Poult. Sci. 2008; 49: 632-642
- 10 174 M. Kumar, P. Dwivedi, A. K. Sharma, N. D. Singh and R. D. Patil.
11 Ochratoxin A and citrinin nephrotoxicity in New Zealand White rabbits:
12 An ultrastructural assessment. Mycopathologia. 2007; 163: 21-30
- 13 175 P. C. Prabu, P. Dwivedi and A. K. Sharma. Toxicopathological studies on
14 the effects of aflatoxin B₁, ochratoxin A and their interaction in New
15 Zealand White rabbits. Exp Toxicol Pathol. 2013; 65: 277-286
- 16 176 D. N. Kitchen, W. W. Carlton and E. J. Hinsman. Ochratoxin A and citrinin
17 induced nephrosis in beagle dogs III. Terminal renal ultrastructural
18 alterations. Vet. Pathol. 1977; 14: 392-406
- 19 177 D. N. Kitchen, W. W. Carlton and J. Tuite. Ochratoxin A and citrinin
20 induced nephrosis in beagle dogs. I. Clinical and clinicopathological
21 features. Vet. Pathol. 1977; 14: 154-172
- 22 178 D. N. Kitchen, W. W. Carlton and J. Tuite. Ochratoxin A and citrinin
23 induced nephrosis in beagle dogs. II. Pathology. Vet. Pathol. 1977; 14: 261-
24 272
- 25 179 G. M. Szczech, W. W. Carlton, J. Tuite and R. Caldwell. Ochratoxin A
26 toxicosis in swine. Vet Pathol. 1973; 10: 347-364
- 27 180 P. Krogh, N. H. Axelsen, F. Elling, N. Gyrd-Hansen, B. Hald, J. Hyldgaard-
28 Jensen, A. E. Larsen, A. Madsen, H. P. Mortensen, T. Moller, O. K.
29 Petersen, U. Ravnskov, M. Rostgaard and O. Aalund. Experimental porcine
30 nephropathy. Changes of renal function and structure induced by
31 ochratoxin A- contaminated feed. Acta Pathol Microbiol Scand Suppl. 1974;
32 0: 1-21
- 33 181 F. Elling. Ochratoxin A-induced mycotoxic porcine nephropathy:
34 alterations in enzyme activity in tubular cells. Acta Pathol. Microbiol.
35 Scand. 1979; 87: 237-243
- 36 182 F. Elling. Feeding experiments with ochratoxin A-contaminated barley to

- 1 bacon pigs. IV. Renal lesions. Acta. Agric. Scand. 1983; 33: 153-159
- 2 183 H. Meisner and P. Krogh. Phosphoenolpyruvate carboxykinase as a
3 selective indicator of ochratoxin A induced nephropathy. Dev. Toxicol.
4 Environ. Sci. 1986; 14: 199-206
- 5 184 P. Krogh, N. Gyrd-Hansen, B. Hald, S. Larsen, J. P. Nielsen, M. Smith, C.
6 Ivanoff and H. Meisner. Renal enzyme activities in experimental
7 ochratoxin A-induced porcine nephropathy: diagnostic potential of
8 phosphoenolpyruvate carboxykinase and gamma-glutamyl transpeptidase
9 activity. J. Toxicol. Environ. Health. 1988; 23: 1-14
- 10 185 S. D. Stoev, S. Vitanov, G. Anguelov, T. Petkova-Bocharova and E. E.
11 Creppy. Experimental mycotoxic nephropathy in pigs provoked by a diet
12 containing ochratoxin A and penicillic acid. Vet. Res. Commun. 2001; 25:
13 205-223
- 14 186 S. D. Stoev, M. Paskalev, S. MacDonald and P. G. Mantle. Experimental
15 one year ochratoxin A toxicosis in pigs. Exp. Toxicol. Pathol. 2002; 53: 481-
16 487
- 17 187 R. Verma and D. Chakraborty. *Emblica officinalis* aqueous extract
18 ameliorates ochratoxin-induced lipid peroxidation in the testis of mice. Acta
19 Pol. Pharm. 2008; 65: 187-194
- 20 188 P. Krogh and F. Elling. Mycotoxic nephropathy. Vet. Sci. Commun. 1977;
21 1: 51-63
- 22 189 M. Kanisawa. Synergistic effect of citrinin on hepatorenal carcinogenesis
23 of Ochratoxin A in mice. In: Kurata,H. and Ueno,Y., Toxigenic Fungi -
24 Their Toxins and Health Hazard. Tokyo: Kodansha and Amsterdam:
25 Elsevier. 1984; 245-254
- 26 190 A. M. Bendele, W. W. Carlton, P. Krogh and E. B. Lillehoj. Ochratoxin A
27 carcinogenesis in the (C57BL/6J × C3H)F₁ mouse. J. Natl. Cancer Inst.
28 1985; 75: 733-742
- 29 191 NTP. NTP technical report on the toxicology and carcinogenesis studies of
30 ochratoxin A (CAS NO. 303-47-9) in F344/N rats (gavage studies). NIH
31 Publication No. 88-2813 (G. Boorman, Ed.), Research Triangle Park, NC
32 U.S. Department of Health and Human Services National Institutes of
33 Health. 1989
- 34 192 E. Rached, G. C. Hard, K. Blumbach, K. Weber, R. Draheim, W. K. Lutz,
35 S. Ozden, U. Steger, W. Dekant and A. Mally. Ochratoxin A: 13-week oral
36 toxicity and cell proliferation in male F344/N rats. Toxicol.Sci. 2007; 97:

- 1 288-298
- 2 193 P. G. Mantle. Minimum tolerable exposure period and maximum
3 threshold dietary intake of ochratoxin A for causing renal cancer in male
4 Dark Agouti rats. *Food Chem Toxicol.* 2009; 47: 2419-2424
- 5 194 P. Mantle and E. Kulinskaya. Lifetime, low-dose ochratoxin A dietary
6 study on renal carcinogenesis in male Fischer rats. *Food Addit Contam*
7 *Part A Chem Anal Control Expo Risk Assess.* 2010; 27: 1566-1573
- 8 195 A. M. Bendele and W. W. Carlton. Incidence of obstructive uropathy in male
9 B6C3F₁ mice on a 24-month carcinogenicity study and its apparent
10 prevention by ochratoxin A. *Lab. Anim. Sci.* 1986; 36: 282-285
- 11 196 C. N. Rao. Obstructive uropathy in group caged male B6C3F1 mice on a 24-
12 month carcinogenicity study. *Lab. Anim. Sci.* 1987; 37: 8-9
- 13 197 USEPA. Benchmark dose software (BMDS) version 1.4.1.
14 <http://www.epa.gov/ncea/bmds/about.html>. 2007
- 15 198 FAO/WHO (Food and Agriculture Organisation/World Health Organisation), 2008.
16 Ochratoxin A. In: Safety evaluation of certain food additives and contamination,
17 Prepared by the 68th Meeting of the Joint FAO/WHO Expert Committee on Food
18 Additives (JECFA). WHO Food Additives Series 59, pp 354–437. World Health
19 Organisation, Geneva, Switzerland.
- 20 199 P. Mantle, E. Kulinskaya and S. Nestler. Renal tumourigenesis in male
21 rats in response to chronic dietary ochratoxin A. *Food Addit. Contam.* 2005;
22 22 : 58-64
- 23 200 EFSA. Opinion of the Scientific Panel on Contaminants in the Food Chain
24 on a request from the Comission related to ochratoxin A in food. *the EFSA*
25 *Journal.* 2006; 365: 1-56
- 26 201 R. G. Arora and H. Frölen. Interference of mycotoxins with prenatal
27 development of the mouse. II. Ochratoxin A induced teratogenic effects in
28 relation to the dose and stage of gestation. *Acta Vet. Scand.* 1981; 22: 535-
29 552
- 30 202 J. Singh and R. D. Hood. Maternal protein deprivation enhances the
31 teratogenicity of ochratoxin A in mice. *Teratology.* 1985; 32: 381-388
- 32 203 Y. Fukui, S. Hayasaka, M. Itoh and Y. Takeuchi. Development of neurons
33 and synapses in ochratoxin A-induced microcephalic mice: A quantitative
34 assessment of somatosensory cortex. *Neurotox. Teratol.* 1992; 14: 191-196
- 35 204 R. Katagiri, M. Kurome, Y. Teshima, E. Ueta and I. Naruse. Prevention of

- 1 ochratoxin A-induced neural tube defects by folic acid in the genetic
2 polydactyly/arhinencephaly mouse, *Pdn/Pdn*. *Congenit. Anom.* . 2007; 47:
3 90-96
- 4 205 J. Moré and P. Galtier. [Toxicity of ochratoxin A. I. Embryotoxic and
5 teratogenic effect in rats.] [in French]. *Ann. Rech.Vet.* 1974; 5: 167-178
- 6 206 J. Moré and P. Galtier. [Toxicity of ochratoxin A. II. Effect of treatment on
7 the progeny (F₁ and F₂) of intoxicated rats.][in French]. *Ann. Rech.Vet.*
8 1975; 6: 379-389
- 9 207 M. H. Brown, G. M. Szczech and B. P. Purmalis. Teratogenic and toxic
10 effects of ochratoxin A in rats. *Toxicol. Appl. Pharmacol.* 1976; 37: 331-338
- 11 208 A. Gharbi, O. Trillon, A. M. Betbeder, J. Counord, M. F. Gauret, A. Pfohl-
12 Leszkowicz, G. Dirheimer and E. E. Creppy. Some effects of ochratoxin A,
13 a mycotoxin contaminating feeds and food, on rat testis. *Toxicology.* 1993;
14 83: 9-18
- 15 209 M. A. Abdel-Wahhab, S. A. Nada and M. S. Arbid. Ochratoxicosis:
16 Prevention of developmental toxicity by L-methionine in rats. *J. Appl.*
17 *Toxicol.* 1999; 19: 7-12
- 18 210 P. B. Wangikar, P. Dwivedi and N. Sinha. Effect in rats of simultaneous
19 prenatal exposure to ochratoxin A and aflatoxin B₁. I. Maternal toxicity
20 and fetal malformations. *Birth Defects Res. B Dev. Reprod. Toxicol.* 2004;
21 71: 343-351
- 22 211 R. D. Patil, P. Dwivedi and A. K. Sharma. Critical period and minimum
23 single oral dose of ochratoxin A for inducing developmental toxicity in
24 pregnant Wistar rats. *Reprod. Toxicol.* 2006; 22: 679-687
- 25 212 P. B. Wangikar, P. Dwivedi, N. Sinha, A. K. Sharma and A. G. Telang.
26 Teratogenic effects in rabbits of simultaneous exposure to ochratoxin A and
27 aflatoxin B₁. with special reference to microscopic effects. *Toxicology.* 2005;
28 215: 37-47
- 29 213 P. B. Wangikar, P. Dwivedi, A. K. Sharma and N. Sinha. Effect in rats of
30 simultaneous prenatal exposure to ochratoxin A and aflatoxin B₁. II.
31 Histopathological features of teratological anomalies induced in fetuses.
32 *Birth Defects Res. B Dev. Reprod. Toxicol.* 2004; 71: 352-358
- 33 214 F. C. Wehner, P. G. Thiel, S. J. v. Rensburg and I. P. C. Demasius.
34 Mutagenicity to *Salmonella typhimurium* of some *Aspergillus* and
35 *Penicillium* mycotoxins. *Mutat.Res.* 1978; 58: 193-203
- 36 215 M. H. Kuczuk, P. M. Benson, H. Heath and A. W. Hayes. Evaluation of the

- 1 mutagenic potential of mycotoxins using *Salmonella typhimurium* and
2 *Saccharomyces cerevisiae*. Mutat.Res. 1978; 53: 11-20
- 3 216 A. M. Bendele, S. B. Neal, T. J. Oberly, C. Z. Thompson, B. J. Bewsey, L.
4 E. Hill, M. A. Rexroat, W. W. Carlton and G. S. Probst. Evaluation of
5 ochratoxin A for mutagenicity in a battery of bacterial and mammalian cell
6 assays. Food Chem. Toxicol. 1985; 23: 911-918
- 7 217 F. E. Würigler, U. Friederich and J. Schlatter. Lack of mutagenicity of
8 ochratoxin A and B, citrinin, patulin and cneistine in *Salmonella*
9 *typhimurium* TA102. Mutat.Res. 1991; 261: 209-216
- 10 218 A. Hennig, J. Fink-Gremmels and L. Leistner. Mutagenicity and effects of
11 ochratoxin A on the frequency of sister chromatid exchange after metabolic
12 activation. In: Castegnaro, M., Plestina, R., Dirheimer, G.,
13 Chernozemsky, I. N. and Bartsch, H., eds, Mycotoxins, Endemic
14 Nephropathy and Urrinary Tract Tumours, Lyon, France, International
15 Agency for Research on Cancer. (IARC Scientific Publication No. 115).
16 1991; 255-260
- 17 219 V. Ehrlich, F. Darroudi, M. Uhl, H. Steinkellner, M. Gann, B. J. Majer, M.
18 Eisenbauer and S. Knasmuller. Genotoxic effects of ochratoxin A in human-
19 derived hepatoma (HepG2) cells. Food Chem. Toxicol. 2002; 40: 1085-1090
- 20 ~~220 H. Bartsch, C. Malaveille, A. M. Camus, G. Martel-Planche, G. Brun, A.~~
21 ~~Hautefeuille, N. Sabadie, A. Barbin, T. Kuroki, C. Drevon, C. Piccoli and R.~~
22 ~~Montesano. Validation and comparative studies on 180 chemicals with~~
23 ~~*S.typhimurium* strains and V79 Chinese hamster cells in the presence of~~
24 ~~various metabolizing systems. Mutat.Res. 1980; 76: 1-50~~
- 25 221 W. Follmann and S. Lucas. Effects of the mycotoxin ochratoxin A in a
26 bacterial and a mammalian in vitro mutagenicity test system. Arch.Toxicol.
27 2003; 77: 298-304
- 28 222 M. Umeda, T. Tsutsui and M. Saito. Mutagenicity and inducibility of DNA
29 single-strand breaks and chromosome aberrations by various mycotoxins.
30 Gann. 1977; 68: 619-625
- 31 223 E. M. d. Groene, I. G. A. M. Hassing, M. J. Blom, W. Seinen, J. Fink-
32 Gremmels and G. J. Horbach. Development of human cytochrome P450-
33 expressing cell lines: Application in mutagenicity testing of ochratoxin A.
34 Cancer Res. 1996; 56: 299-304
- 35 224 N. Palma, S. Cinelli, O. Saporá, S. H. Wilson and E. Dogliotti. Ochratoxin
36 A-induced mutagenesis in mammalian cells is consistent with the

- 1 production of oxidative stress. *Chem Res Toxicol.* 2007; 20: 1031-1037
- 2 225 G. H. Degen, M. M. Gerber, S. Obrecht-Pflumio and G. Dirheimer.
3 Induction of micronuclei with ochratoxin A in ovine seminal vesicle cell
4 cultures. *Arch. Toxicol.* 1997; 71: 365-371
- 5 226 E. Dopp, J. Müller, C. Hahnel and D. Schiffmann. Induction of genotoxic
6 effects and modulation of the intracellular calcium level in Syrian hamster
7 embryo(SHE) fibroblasts caused by ochratoxin A. *Food Chem. Toxicol.*
8 1999; 37: 713-721
- 9 227 Y. Manolova, G. Manolov, L. Parvanova, T. Petkova-Bocharova, M.
10 Castegnaro and I. N. Chernozemsky. Induction of characteristic
11 chromosomal aberrations, particularly X-trisomy, in cultured human
12 lymphocytes treated by ochratoxin A, a mycotoxin implicated in Balkan
13 endemic nephropathy. *Mutat.Res.* 1990; 231: 143-149
- 14 228 M. B. Lioi, A. Santoro, R. Barbieri, S. Salzano and M. V. Ursini. Ochratoxin
15 A and zearalenone: a comparative study on genotoxic effects and cell death
16 induced in bovine lymphocytes. *Mutat. Res.* 2004; 557: 19-27
- 17 229 P. Mosesso, S. Cinelli, J. Pinero, R. Bellacima and G. Pepe. In vitro
18 cytogenetic results supporting a DNA nonreactive mechanism for
19 ochratoxin A, potentially relevant for its carcinogenicity. *Chem. Res.*
20 *Toxicol.* 2008; 21: 1235-1243
- 21 230 Y. Ueno and K. Kubota. DNA-attacking ability of carcinogenic mycotoxins
22 in recombination-deficient mutant cells of *Bacillus subtilis*. *Cancer Res.*
23 1976; 36: 445-451
- 24 231 C. Malaveille, G. Brun and H. Bartsch. Structure-activity studies in *E. coli*
25 strains on ochratoxin A (OTA) and its analogues implicate a genotoxic free
26 radical and a cytotoxic thiol derivative as reactive metabolites. *Mutat. Res.*
27 1994; 307: 141-147
- 28 232 E. E. Creppy, A. Kane, G. Dirheimer, C. Lafarge-Frayssinet, S. Mousset
29 and C. Frayssinet. Genotoxicity of ochratoxin A in mice: DNA single-strand
30 break evaluation in spleen, liver and kidney. *Toxicol. Lett.* 1985; 28: 29-35
- 31 233 R. Stetina and M. Votava. Induction of DNA single-strand breaks and DNA
32 synthesis inhibition by patulin, ochratoxin A, citrinin, and aflatoxin B₁, in
33 cell lines CHO and AWRP. *Folia Biol.* 1986; 32: 128-144
- 34 234 S. Lebrun and W. Föllmann. Detection of ochratoxin A-induced DNA
35 damage in MDCK cells by alkaline single cell gel electrophoresis (comet
36 assay). *Arch.Toxicol.* 2002; 75: 734-741

- 1 235 H. G. Kamp, G. Eisenbrand, J. Schlatter, K. Wurth and C. Janzowski.
2 Ochratoxin A: induction of (oxidative) DNA damage, cytotoxicity and
3 apoptosis in mammalian cell lines and primary cells. *Toxicology*. 2005; 206:
4 413-425
- 5 236 Y. Simaro Doorten, S. Nijmeijer, L. d. Nijs-Tjon and J. Fink-Gremmels.
6 Metabolism-mediated ochratoxin A genotoxicity in the single-cell gel
7 electrophoresis (comet) assay. *Food Chem. Toxicol.* 2006; 44: 261-270
- 8 237 S. Lebrun, K. Golka, H. Schulze and W. Föllmann. Glutathione S-
9 transferase polymorphisms and ochratoxin A toxicity in primary human
10 urothelial cells. *Toxicology*. 2006; 224: 81-90
- 11 238 L. Arbillaga, A. Azqueta, J. H. M. v. Delft and A. L. d. Cerain. *In vitro* gene
12 expression data supporting a DNA non-reactive genotoxic mechanism for
13 ochratoxin A. *Toxicol.Appl.Pharmacol.* 2007; 220: 216-224
- 14 239 L. Arbillaga, A. Azqueta, O. Ezpeleta and A. L. d. Cerain. Oxidative DNA
15 damage induced by ochratoxin A in the HK-2 human kidney cell line:
16 Evidence of the relationship with cytotoxicity. *Mutagenesis*. 2007; 22: 35-42
- 17 240 S. Cosimi, L. Orta, S. Mateos and F. Cortés. The mycotoxin ochratoxin A
18 inhibits DNA topoisomerase II and induces polyploidy in cultured CHO
19 cells. *Toxicol. In Vitro*. 2009; 23: 1110-1115
- 20 241 H. Mori, K. Kawai, F. Ohbayashi, T. Kuniyasu, M. Yamazaki, T. Hamasaki
21 and G. M. Williams. Genotoxicity of a variety of mycotoxins in the hepacyte
22 primary culture/DNA repair test using rat and mouse hepatocytes. *Cancer*
23 *Res.* 1984; 44: 2918-2923
- 24 242 A. Dorrenhaus and W. Föllmann. Effects of ochratoxin A on DNA repair in
25 cultures of rat hepatocytes and porcine urinary bladder epithelial cells.
26 *Arch.Toxicol.* 1997; 71: 709-713
- 27 243 A. Flieger, A. Dorrenhaus, K. Golka, H. Schulze and W. Föllmann.
28 Genotoxic effect of the mycotoxin ochratoxin A in cultured human
29 urothelial cells. *Occup.Hyg.* 1998; 4: 297-307
- 30 244 A. Dorrenhaus, A. Flieger, K. Golka, H. Schlze, M. Albrecht, G. H. Degen
31 and W. Föllmann. Induction of unscheduled DNA synthesis in primary
32 human urothelial cells by the mycotoxin ochratoxin A. *Toxicol.Sci.* 2000;
33 53: 271-277
- 34 245 R. Cooray. Effects of some mycotoxins on mitogen-induced blastogenesis
35 and SCE frequency in human lymphocytes. *Food Chem. Toxicol.* 1984; 22:
36 529-534

- 1 246 D. Kumari and S. P. Sinha. Effect of retinol on ochratoxin-produced
2 genotoxicity in mice. *Food Chem. Toxicol.* 1994; 32: 471-475
- 3 247 S. Bose and S. P. Sinha. Modulation of ochratoxin-produced genotoxicity
4 in mice by vitamin C. *Food Chem. Toxicol.* 1994; 32: 533-537
- 5 248 A. Mally, G. Pepe, S. Ravoori, M. Fiore, R. C. Gupta, W. Dekant and P.
6 Mosesso. Ochratoxin A causes DNA damage and cytogenetic effects but no
7 DNA adducts in rats. *Chem.Res.Toxicol.* 2005; 18: 1253-1261
- 8 249 A. Bouslimi, C. Bouaziz, I. Ayed-Boussema, W. Hassen and H. Bacha.
9 Individual and combined effects of ochratoxin A and citrinin on viability
10 and DNA fragmentation in cultured Vero cells and on chromosome
11 aberrations in mice bone marrow cells. *Toxicology.* 2008; 251: 1-7
- 12 250 A. Kane, E. E. Creppy, A. Roth, R. Rösenthaller and G. Dirheimer.
13 Distribution of the [³H]-label from low doses of radioactive ochratoxin A
14 ingested by rats, and evidence for DNA single-strand breaks caused in liver
15 and kidneys. *Arch.Toxicol.* 1986; 58: 219-224
- 16 251 H. G. Kamp, G. Eisenbrand, C. Janzowski, J. Kiossev, J. R. Latendresse, J.
17 Schlatter and R. J. Turesky. Ochratoxin A induces oxidative DNA damage
18 in liver and kidney after oral dosing to rats. *Mol. Nutr. Food Res.* 2005; 49:
19 1160-1167
- 20 252 D. Zeijezic, A.-M. Domijan and M. Peraica. DNA damage by ochratoxin A in
21 rat kidney assessed by the alkaline comet assay. *Braz. J. Med. Biol. Res.*
22 2006; 39: 1563-1568
- 23 253 D. Hibi, Y. Suzuki, Y. Ishii, M. Jin, M. Watanabe, Y. Sugita-Konishi, T.
24 Yanai, T. Nohmi, A. Nishikawa and T. Umemura. Site-specific *in vivo*
25 mutagenicity in the kidney of *gpt* delta rats given a carcinogenic dose of
26 ochratoxin A. *Toxicol Sci.* 2011; 122: 406-414
- 27 254 J. Reiss. Detection of genotoxic properties of mycotoxins with the SOS
28 chromotest. *Naturwissenschaften.* 1986; 73: 677-678
- 29 255 V. Sava, O. Reunova, A. Velasquez, R. Harbison and J. Sanchez-Ramos.
30 Acute neurotoxic effects of the fungal metabolite ochratoxin-A.
31 *Neurotoxicology.* 2006; 27: 82-92
- 32 256 A. Belmadani, G. Tramu, A. M. Betbeder and E. E. Creppy. Subchronic
33 effects of ochratoxin A on young adult rat and partial prevention by
34 aspartame, a sweetner. *Hum. Exp. Toxicol.* 1998; 17: 380-386
- 35 257 T. Zanic-Grubisic, A. Santini, I. Cepelak, K. Barisic, D. Juretic and S.
36 Pepeljnjak. Influence of ochratoxin A treatment on the activity of

- 1 membrane bound enzymes in rat brain regions. Biol. Chem. Hoppe Seyler.
2 1996; 377: 121-127
- 3 258 P. M. Dortant, G. W. M. Peters-Volleberg, H. V. Loveren, R. R. Marquardt
4 and G. J. A. Speijers. Age-related differences in the toxicity of ochratoxin A
5 in female rats. Food Chem. Toxicol. 2001; 39: 55-65
- 6 259 N. Delibas, I. Altuntas, Z. Yonden and N. Ozcelik. Ochratoxin A reduces
7 NMDA receptor subunits 2A and 2B concentrations in rat hippocampus:
8 partial protective effect of melatonin. Hum. Exp. Toxicol. 2003; 22: 335-339
- 9 260 J. Liu, Y. Wang, J. Cui, L. Xing, H. Shen, S. Wu, H. Lian, J. Wang, X. Yan
10 and X. Zhang. Ochratoxin A induces oxidative DNA damage and G1 phase
11 arrest in human peripheral blood mononuclear cells *in vitro*. Toxicol Lett.
12 2012; 211: 164-171
- 13 261 M. G. Prior and C. S. Sisodia. The effects of ochratoxin A on the immune
14 response of Swiss mice. Can. J. Comp. Med. 1982; 46: 91-96
- 15 262 A. Thuvander, A. Breitholtz-Emanuelsson, D. Brabencova and I.
16 Gadhasson. Prenatal exposure of Balb/c mice to ochratoxin A: Effects on
17 the immune system in the offspring. Food Chem. Toxicol. 1996; 34: 547-554
- 18 263 A. Thuvander, E. Funseth, A. Breitholtz-Emanuelsson, I. P. Hallen and A.
19 Oskarsson. Effects of ochratoxin A on the rat immune system after
20 perinatal exposure. Nat. Toxins. 1996; 4: 141-147
- 21 264 L. Alvarez, A. G. Gil, O. Ezpeleta, J. A. Garcia-Jalon and A. L. d. Cerain.
22 Immunotoxic effects of ochratoxin A in Wistar rats after oral
23 administration. Food Chem. Toxicol. 2004; 42: 825-834
- 24 265 M. Kanisawa, S. Suzuki, Y. Kozuka and M. Yamazaki. Histopathological
25 studies on the toxicity of ochratoxin A in rats I . Acute oral toxicity. Toxicol.
26 Appl. Pharmacol. 1977; 42: 55-64
- 27 266 P. Dwivedi and R. B. Burns. Pathology of ochratoxicosis A in young broiler
28 chicks. Res.Vet.Sci. 1984; 36: 92-103
- 29 267 V. Rupic, B. Liker, S. Muzic, C. Bogdanic and I. Balzer. [The effects of
30 ochratoxin A in feed on the blood content of lipids and proteins in
31 chickens.]. [in Serbo-Croatian]. Arh. Hig. Rada. Toxikol. 1978; 29: 139-
32 145
- 33 268 P. Dwivedi and R. B. Burns. Effect of ochratoxin A on immunoglobulins in
34 broiler chicks. Res. Vet. Sci. 1984; 36: 117-121
- 35 269 M. L. Campbell. Jr, J. D. May, W. E. Huff and J. A. Doerr. Evaluation of

- 1 immunity of young broiler chickens during simultaneous aflatoxicosis and
2 ochratoxicosis. *Poult. Sci.* 1983; 62: 2138-2144
- 3 270 R. B. Harvey, L. F. Kubena, S. A. Naqi, J. E. Gyimah, D. E. Corrier, B.
4 Panigrahy and T. D. Phillips. Immunologic effects of low levels of
5 ochratoxin A in ovo: Utilization of a chicken embryo model. *Avian Dis.*
6 1987; 31: 787-791
- 7 271 G. S. Singh, H. V. S. Chauhan, G. J. Jha and K. K. Singh.
8 Immunosuppression due to chronic ochratoxicosis in broiler chicks.
9 *J.Comp.Pathol.* 1990; 103: 399-410
- 10 272 C. Friis, R. Brinn and B. Hald. Uptake of ochratoxin A by slices of pig
11 kidney cortex. *Toxicology.* 1988; 52: 209-217
- 12 273 H. Endou, C. Koseki, H. Yamada and T. Obara. Evaluation of
13 nephrotoxicity using isolated nephron segments. *Dev. Toxicol. Environ. Sci.*
14 1986; 14: 207-216
- 15 274 A. Dahlmann, W. H. Dantzler, S. Silbernagl and M. Gekle. Detailed
16 mapping of ochratoxin A reabsorption along the rat nephron *in vivo*: the
17 nephrotoxin can be reabsorbed in all nephron segments by different
18 mechanisms. *J Pharmacol Exp Ther.* 1998; 286: 157-162
- 19 275 M. Zingerle, S. Silbernagl and M. Gekle. Reabsorption of the nephrotoxin
20 ochratoxin A along the rat nephron *in vivo*. *J Pharmacol Exp Ther.* 1997;
21 280: 220-224
- 22 276 A. Takeuchi, S. Masuda, H. Saito, T. Abe and K. Inui. Multispecific
23 substrate recognition of kidney-specific organic anion transporters OAT-
24 K1 and OAT-K2. *J Pharmacol Exp Ther.* 2001; 299: 261-267
- 25 277 N. Anzai, P. Jutabha, A. Enomoto, H. Yokoyama, H. Nonoguchi, T. Hirata,
26 K. Shiraya, X. He, S. H. Cha, M. Takeda, H. Miyazaki, T. Sakata, K. Tomita,
27 T. Igarashi, Y. Kanai and H. Endou. Functional characterization of rat
28 organic anion transporter 5 (*Slc22a19*) at the apical membrane of renal
29 proximal tubules. *J Pharmacol Exp Ther.* 2005; 315: 534-544
- 30 278 H. Kusuhara, T. Sekine, N. Utsunomiya-Tate, M. Tsuda, R. Kojima, S. H.
31 Cha, Y. Sugiyama, Y. Kanai and H. Endou. Molecular cloning and
32 characterization of a new multispecific organic anion transporter from rat
33 brain. *J Biol Chem.* 1999; 274: 13675-13680
- 34 279 K. Y. Jung, M. Takeda, D. K. Kim, A. Tojo, S. Narikawa, B. S. Yoo, M.
35 Hosoyamada, S. H. Cha, T. Sekine and H. Endou. Characterization of
36 ochratoxin A transport by human organic anion transporters. *Life Sci.*

- 1 2001; 69: 2123-2135
- 2 280 E. Babu, M. Takeda, S. Narikawa, Y. Kobayashi, A. Enomoto, A. Tojo, S.
3 H. Cha, T. Sekine, D. Sakthisekaran and H. Endou. Role of human organic
4 anion transporter 4 in the transport of ochratoxin A. *Biochim Biophys Acta*.
5 2002; 1590: 64-75
- 6 281 I. Leier, J. Hummel-Eisenbeiss, Y. Cui and D. Keppler. ATP-dependent
7 *para*-aminohippurate transport by apical multidrug resistance protein
8 MRP2. *Kidney Int*. 2000; 57: 1636-1642
- 9 282 K. Y. Jung and H. Endou. Nephrotoxicity assessment by measuring cellular
10 ATP content. II. Intranephron site of ochratoxin A nephrotoxicity. *Toxicol*.
11 *Appl. Pharmacol*. 1989; 100: 383-390
- 12 283 S. C. N. Buist, N. J. Cherrington, S. Choudhuri, D. P. Hartley and C. D.
13 Klaassen. Gender-specific and developmental influences on the expression
14 of rat organic anion transporters. *J. Pharmacol. Exp. Ther*. 2002; 301: 145-
15 151
- 16 284 S. C. N. Buist and C. D. Klaassen. Rat and mouse differences in gender-
17 predominant expression of organic anion transporter (*Oat1-3; Slc22a6-8*)
18 mRNA levels. *Drug Metab. Dispos*. 2004; 32: 620-625
- 19 285 M. Ljubojevic, C. M. Herak-Kramberger, Y. Hagos, A. Bahn, H. Endou, G.
20 Burckhardt and I. Sabolic. Rat renal cortical OAT1 and OAT3 exhibit
21 gender differences determined by both androgen stimulation and estrogen
22 inhibition. *Am J Physiol Renal Physiol*. 2004; 287: F124-138
- 23 286 A. Mally. Ochratoxin a and mitotic disruption: mode of action analysis of
24 renal tumor formation by ochratoxin A. *Toxicol Sci*. 2012; 127: 315-330
- 25 287 C. E. Adlouni, E. Pinelli, B. Azemar, D. Zaoui, P. Beaune and A. Pfohl-
26 Leszkowicz. Phenobarbital increases DNA adduct and metabolites formed
27 by ochratoxin A: Role of CYP 2C9 and microsomal glutathione-S-
28 transferase. *Environ. Mol. Mutag*. 2000; 35: 123-131
- 29 288 A. Pfohl-Leszkowicz, E. Pinelli, H. Bartsch, U. Mohr and M. Castegnaro.
30 Sex- and strain-specific expression of cytochrome P450s in ochratoxin A-
31 induced genotoxicity and carcinogenicity in rats. *Mol. Carcinog*. 1998; 23: 76-
32 85
- 33 289 S. Obrecht-Pflumio and G. Dirheimer. In vitro DNA and dGMP adducts
34 formation caused by ochratoxin A. *Chem. Biol. Interactions*. 2000; 127: 29-
35 44
- 36 290 K. Hadjeba-Medjdoub, M. Tozlovanu, A. Pfohl-Leszkowicz, C. Frenette, R.

- 1 J. Paugh and R. A. Manderville. Structure-activity relationships imply
2 different mechanisms of action for ochratoxin A-mediated cytotoxicity and
3 genotoxicity. *Chem Res Toxicol.* 2012; 25: 181-190
- 4 291 R. A. Manderville. A case for the genotoxicity of ochratoxin A by
5 bioactivation and covalent DNA adduction. *Chem. Res. Toxicol.* 2005; 18:
6 1091-1097
- 7 292 J. Dai, M. W. Wright and R. A. Manderville. Ochratoxin A forms a carbon-
8 bonded C8-deoxyguanosine nucleoside adduct: implications for C8
9 reactivity by a phenolic radical. *J Am Chem Soc.* 2003; 125: 3716-3717
- 10 293 P. G. Mantle, V. Faucet-Marquis, R. A. Manderville, B. Squillaci and A.
11 Pfohl-Leszkowicz. Structures of covalent adducts between DNA and
12 ochratoxin A: A new factor in debate about genotoxicity and human risk
13 assessment. *Chem Res Toxicol.* 2010; 23: 89-98
- 14 294 V. Faucet, A. Pfohl-Leszkowicz, J. Dai, M. Castegnaro and R. A.
15 Manderville. Evidence for covalent DNA adduction by ochratoxin A
16 following chronic exposure to rat and subacute exposure to pig. *Chem. Res.*
17 *Toxicol.* 2004; 17: 1289-1296
- 18 295 M. Tozlovanu, V. Faucet-Marquis, A. Pfohl-Leszkowicz and R. A.
19 Manderville. Genotoxicity of the hydroquinone metabolite of ochratoxin A:
20 Structure-activity relationships for covalent DNA adduction.
21 *Chem.Res.Toxicol.* 2006; 19: 1241-1247
- 22 296 A. Mally and W. Dekant. DNA adduct formation by ochratoxin A: review of
23 the available evidence. *Food Addit. Contam.* 2005; 22: 65-74
- 24 297 R. J. Turesky. Perspective: ochratoxin A is not a genotoxic carcinogen.
25 *Chem. Res. Toxicol.* 2005; 18: 1082-1090
- 26 298 A. Pfohl-Leszkowicz, K. Chakor, E. E. Creppy and G. Dirheimer. DNA
27 adduct formation in mice treated with ochratoxin A. In: Castegnaro,M.,
28 Plestina,R., Dirheimer,G., Chernozemsky, I.N. and Bartsch,H., eds,
29 *Mycotoxins, Endemic Nephropathy and Urinary Tract Tumours.* Lyon,
30 France, Internationak Agency for Research on Cancer (IARC Scientific
31 Publications No. 115). 1991; 245-253
- 32 299 T. Delatour, A. Mally, J. Richoz, S. Ozden, W. Dekant, H. Ihmels, D. Otto,
33 D. Gasparutto, M. Marin-Kuan, B. Schilter and C. Cavin. Absence of 2'-
34 deoxyguanosine-carbon 8-bound ochratoxin A adduct in rat kidney DNA
35 monitored by isotope dilution LC-MS/MS. *Mol. Nutr. Food Res.* 2008; 52:
36 472-482

- 1 300 A. Pfohl-Leskowicz, H. Bartsch, B. Azemar, U. Mohr, J. Esteve and M.
2 Castegnaro. MESNA protects rats against nephrotoxicity but not
3 carcinogenicity induced by ochratoxin A, implicating two separate
4 pathways. *Med. Biol.* 2002; 9: 57-63
- 5 301 A. Pfohl-Leskowicz, Y. Grosse, A. Kane, E. E. Creppy and G. Dirheimer.
6 Differential DNA adduct formation and disappearance in three mouse
7 tissues after treatment with the mycotoxin ochratoxin A. *Mutat Res.* 1993;
8 289: 265-273
- 9 302 A. Pfohl-Leskowicz, W. Gabryelski and R. A. Manderville. Formation of
10 2'-deoxyguanosine-carbon 8-bound ochratoxin A adduct in rat kidney DNA.
11 *Mol Nutr Food Res.* 2009; 53: 154-155; author reply 156-157
- 12 303 D. Hibi, A. Kijima, K. Kuroda, Y. Suzuki, Y. Ishii, M. Jin, M. Nakajima, Y.
13 Sugita-Konishi, T. Yanai, T. Nohmi, A. Nishikawa and T. Umemura.
14 Molecular mechanisms underlying ochratoxin A-induced genotoxicity:
15 global gene expression analysis suggests induction of DNA double-
16 strand breaks and cell cycle progression. *J Toxicol Sci.* 2013; 38: 57-69
- 17 304 D. Hibi, A. Kijima, Y. Suzuki, Y. Ishii, M. Jin, Y. Sugita-Konishi, T. Yanai,
18 A. Nishikawa and T. Umemura. Effects of p53 knockout on ochratoxin A-
19 induced genotoxicity in p53-deficient gpt delta mice. *Toxicology.* 2013; 304:
20 92-99
- 21 305 J. A. Swenberg and R. R. Maronpot. Chemically induced cell proliferation
22 as a criterion in selecting doses for long-term bioassays. In: *Chemically*
23 *Induced Cell Proliferation: Implications for Risk Assessment*, New York:
24 Wiley-Liss. 1991; 245-251
- 25 306 D. R. Dietrich and J. A. Swenberg. Renal carcinogenesis. In: Hook, J.B. and
26 Goldstein, R.S., eds, *Toxicology of the Kidney.*, New York: Raven Press.
27 1993; 495-537
- 28 307 G. C. Hard. Mechanisms of chemically induced renal carcinogenesis in the
29 laboratory rodent. *Toxicol. Pathol.* 1998; 26: 104-112
- 30 308 M. Marin-Kuan, V. Ehrlich, T. Delatour, C. Cavin and B. Schilter. Evidence
31 for a role of oxidative stress in the carcinogenicity of ochratoxin A. *J Toxicol.*
32 2011; 2011: 645361
- 33 309 C. Cavin, T. Delatour, M. Marin-Kuan, F. Fenaille, D. Holzhauser, G.
34 Guignard, C. Bezencon, D. Piguet, V. Parisod, J. Richoz-Payot and B.
35 Schilter. Ochratoxin A-mediated DNA and protein damage: roles of
36 nitrosative and oxidative stresses. *Toxicol Sci.* 2009; 110: 84-94

- 1 310 D. Hoehler, R. R. Marquardt, A. R. McIntosh and G. M. Hatch. Induction
2 of free radicals in hepatocytes, mitochondria and microsomes of rats by
3 ochratoxin A and its analogs. *Biochim. Biophys. Acta.* 1997; 1357: 225-233
- 4 311 H. Xiao, S. Madhyastha, R. R. Marquardt, S. Li, J. K. Vodela, A. A. Frohlich
5 and B. W. Kempainen. Toxicity of ochratoxin A, its opened lactone form
6 and several of its analogs: Structure-activity relationships. *Toxicol. Appl.*
7 *Pharmacol.* 1996; 137: 182-192
- 8 312 G. J. Schaaf, S. M. Nijmeijer, R. F. Maas, P. Roestenberg, E. M. d. Groene
9 and J. Fink-Gremmels. The role of oxidative stress in the ochratoxin A-
10 mediated toxicity in proximal tubular cells. *Biochim Biophys Acta.* 2002;
11 1588: 149-158
- 12 313 C. Cavin, T. Delatour, M. Marin-Kuan, D. Holzhauser, L. Higgins, C.
13 Bezencon, G. Guignard, S. Junod, J. Richoz-Payot, E. Gremaud, J. D.
14 Hayes, S. Nestler, P. Mantle and B. Schilter. Reduction in antioxidant
15 defences may contribute to ochratoxin A toxicity and carcinogenicity.
16 *Toxicol.Sci.* 2007; 96: 30-39
- 17 314 C. Boesch-Saadatmandi, A. E. Wagner, A. C. Graeser, C. Hundhausen, S.
18 Wolfram and G. Rimbach. Ochratoxin A impairs Nrf2-dependent gene
19 expression in porcine kidney tubulus cells. *J Anim Physiol Anim Nutr*
20 *(Berl).* 2009; 93: 547-554
- 21 315 C. Boesch-Saadatmandi, A. Loboda, A. Jozkowicz, P. Huebbe, R. Blank, S.
22 Wolfram, J. Dulak and G. Rimbach. Effect of ochratoxin A on redox-
23 regulated transcription factors, antioxidant enzymes and glutathione-S-
24 transferase in cultured kidney tubulus cells. *Food Chem Toxicol.* 2008; 46:
25 2665-2671
- 26 316 X. L. Shen, Y. Zhang, W. Xu, R. Liang, J. Zheng, Y. Luo, Y. Wang and K.
27 Huang. An iTRAQ-based mitoproteomics approach for profiling the
28 nephrotoxicity mechanisms of ochratoxin A in HEK 293 cells. *J Proteomics.*
29 2013; 78: 398-415
- 30 317 Y. Grosse, L. Chekir-Ghedira, A. Huc, S. Obrecht-Pflumio, G. Dirheimer,
31 H. Bacha and A. Pfohl-Leszkowicz. Retinol, ascorbic acid and alpha-
32 tocopherol prevent DNA adduct formation in mice treated with the
33 mycotoxins ochratoxin A and zearalenone. *Cancer Lett.* 1997; 114: 225-229
- 34 318 M. C. Guerra, F. Galvano, L. Bonsi, E. Speroni, S. Costa, C. Renzulli and
35 R. Cervellati. Cyanidin-3-O-beta-glucopyranoside, a natural free-radical
36 scavenger against aflatoxin B1- and ochratoxin A-induced cell damage in a

- 1 human hepatoma cell line (Hep G2) and a human colonic adenocarcinoma
2 cell line (CaCo-2). *Br J Nutr.* 2005; 94: 211-220
- 3 319 A. Russo, L. L. Fauci, R. Acquaviva, A. Campisi, G. Raciti, C. Scifo, M.
4 Renis, G. Galvano, A. Vanella and F. Galvano. Ochratoxin A-induced DNA
5 damage in human fibroblast: protective effect of cyanidin 3-O-beta-d-
6 glucoside. *J Nutr Biochem.* 2005; 16: 31-37
- 7 320 G. Aydin, N. Ozcelik, E. Cicek and M. Soyoz. Histopathologic changes in
8 liver and renal tissues induced by ochratoxin A and melatonin in rats.
9 *Hum.Exp.Toxicol.* 2003; 22: 383-391
- 10 321 A. A. E. Bertelli, M. Migliori, C. Filippi, N. Gagliano, E. Donetti, V. Panichi,
11 V. Scalori, R. Colombo, C. Mannari, J. P. Tillement and L. Giovannini.
12 Effect of ethanol and red wine on ochratoxin A-induced experimental acute
13 nephrotoxicity. *J. Agric. Food Chem.* 2005; 53: 6924-6929
- 14 322 C. D. Giacomo, R. Acquaviva, A. Piva, V. Sorrenti, L. Vanella, G. Piva, G.
15 Casadei, L. L. Fauci, A. Ritieni, M. Bognanno, L. D. Renzo, M. L.
16 Barcellona, M. Morlacchini and F. Galvano. Protective effect of cyanidin 3-
17 O- beta -D-glucoside on ochratoxin A-mediated damage in the rat. *Br. J.*
18 *Nutr.* 2007; 98: 937-943
- 19 323 A. M. Domijan, M. Peraica, A. L. Vrdoljak, B. Radić, V. Zlender and R.
20 Fuchs. The involvement of oxidative stress in ochratoxin A and fumonisin
21 B₁ toxicity in rats. *Mol. Nutr. Food Res.* 2007; 51: 1147-1151
- 22 324 S. S. Palabiyik, P. Erkekoglu, N. D. Zeybek, M. Kizilgun, D. E. Baydar, G.
23 Sahin and B. K. Giray. Protective effect of lycopene against ochratoxin A
24 induced renal oxidative stress and apoptosis in rats. *Exp Toxicol Pathol.*
25 2013; 65: 853-861
- 26 325 V. Sorrenti, C. D. Giacomo, R. Acquaviva, M. Bognanno, E. Grilli, N.
27 D'Orazio and F. Galvano. Dimethylarginine
28 dimethylaminohydrolase/nitric oxide synthase pathway in liver and
29 kidney: protective effect of cyanidin 3-O-beta-D-glucoside on ochratoxin-A
30 toxicity. *Toxins* . 2012; 4: 353-363
- 31 326 J. C. Gautier, D. Holzhaeuser, J. Markovic, E. Gremaud, B. Schilter and R.
32 J. Turesky. Oxidative damage and stress response from ochratoxin a
33 exposure in rats. *Free Radic Biol Med.* 2001; 30: 1089-1098
- 34 327 E. Rached, E. Pfeiffer, W. Dekant and A. Mally. Ochratoxin A: apoptosis
35 and aberrant exit from mitosis due to perturbation of microtubule
36 dynamics? *Toxicol. Sci.* 2006; 92: 78-86

- 1 328 K. Czakai, K. Muller, P. Mosesso, G. Pepe, M. Schulze, A. Gohla, D. Patnaik,
2 W. Dekant, J. M. Higgins and A. Mally. Perturbation of mitosis through
3 inhibition of histone acetyltransferases: the key to ochratoxin a toxicity
4 and carcinogenicity? *Toxicol Sci.* 2011; 122: 317-329
- 5 329 Y. Wang, J. Liu, J. Cui, L. Xing, J. Wang, X. Yan and X. Zhang. ERK and
6 p38 MAPK signaling pathways are involved in ochratoxin A-induced
7 G2 phase arrest in human gastric epithelium cells. *Toxicol Lett.* 2012; 209:
8 186-192
- 9 330 M. Adler, K. Müller, E. Rached, W. Dekant and A. Mally. Modulation of key
10 regulators of mitosis linked to chromosomal instability is an early event in
11 ochratoxin A carcinogenicity. *Carcinogenesis.* 2009; 30: 711-719
- 12 331 C. B. Lim, D. Zhang and C. G. Lee. FAT10, a gene up-regulated in various
13 cancers, is cell-cycle regulated. *Cell Div.* 2006; 1: 20
- 14 332 E. Taniai, H. Hayashi, A. Yafune, M. Watanabe, H. Akane, K. Suzuki, K.
15 Mitsumori and M. Shibutani. Cellular distribution of cell cycle-related
16 molecules in the renal tubules of rats treated with renal carcinogens for 28
17 days: relationship between cell cycle aberration and carcinogenesis. *Arch*
18 *Toxicol.* 2012; 86: 1453-1464
- 19 333 E. Taniai, A. Yafune, H. Hayashi, M. Itahashi, Y. Hara-Kudo, K. Suzuki,
20 K. Mitsumori and M. Shibutani. Aberrant activation of ubiquitin D at G₂
21 phase and apoptosis by carcinogens that evoke cell proliferation after 28-
22 day administration in rats. *J Toxicol Sci.* 2012; 37: 1093-1111
- 23 334 C. Sauvant, H. Holzinger and M. Gelke. The nephrotoxin ochratoxin A
24 induces key parameters of chronic interstitial nephropathy in renal
25 proximal tubular cells. *Cell physiol. Biochem.* 2005; 15: 125-134
- 26 335 G. Schwerdt, H. Holzinger, C. Sauvant, M. Königs, H.-U. Humpt and M.
27 Gekle. Long-term effects of ochratoxin A on fibrosis and cell death in
28 human proximal tubule of fibroblast cells in primary culture. *Toxicology.*
29 2007; 232: 57-67
- 30 336 C. Sauvant, H. Holzinger, S. Mildemberger and M. Gekle. Exposure to
31 nephrotoxic ochratoxin A enhances collagen secretion in human renal
32 proximal tubular cells. *Mol. Nutr. Food Res.* 2005; 49: 31-37
- 33 337 M. Marin-Kuan, S. Nestler, C. Verguet, C. Bezencon, D. Piguet, T. Delatour,
34 P. Mantle, C. Cavin and B. Schilter. MAPK-ERK activation in kidney of
35 male rats chronically fed ochratoxin A at a dose causing a significant
36 incidence of renal carcinoma. *Toxicol. Appl. Pharmacol.* 2007; 224: 174-181

- 1 338 K. Stemmer, H. Ellinger-Ziegelbauer, H. J. Ahr and D. R. Dietrich.
2 Carcinogen-specific gene expression profiles in short-term treated Eker
3 and wild type rats indicative of pathways involved in renal tumorigenesis.
4 Cancer Res. 2007; 67: 4052-4068
- 5 339 A. Luhe, H. Hildebrand, U. Bach, T. Dingermann and H. J. Ahr. A new
6 approach to studying ochratoxin A (OTA)-induced nephrotoxicity:
7 expression profiling *in vivo* and *in vitro* employing cDNA microarrays.
8 Toxicol Sci. 2003; 73: 315-328
- 9 340 M. Marin-Kuan, S. Nestler, C. Verguet, C. Bezencon, D. Piguet, R.
10 Mansourian, J. Holzwarth, M. Grigorov, T. Delatour, P. Mantle, C. Cavin
11 and B. Schilter. A toxicogenomics approach to identify new plausible
12 epigenetic mechanisms of ochratoxin A carcinogenicity in rat. Toxicol.Sci.
13 2006; 89: 120-134
- 14 341 P. Jennings, C. Weiland, A. Limonciel, K. M. Bloch, R. Radford, L.
15 Aschauer, T. McMorro, A. Wilmes, W. Pfaller, H. J. Ahr, C. Slattery, E. A.
16 Lock, M. P. Ryan and H. Ellinger-Ziegelbauer. Transcriptomic alterations
17 induced by ochratoxin A in rat and human renal proximal tubular *in vitro*
18 models and comparison to a rat *in vivo* model. Arch Toxicol. 2012; 86: 571-
19 589
- 20 342 Y. Ueno. Residue and risk of ochratoxin A in human plasma and beverages
21 in Japan. Mycotoxins. 1998; 47: 25-32
- 22 343 J. Postupolski, K. Karlowski and P. Kubik. Ochratoxin A in maternal and
23 foetal blood and in maternal milk. Roczn.Panstw.Zakl.Hig.. 2006; 57: 23-30
- 24 344 C. M. Lino, M. L. Baeta, M. Henri, A. M. P. Dinis, A. S. Pena and M. I. N.
25 Silveira. Levels of ochratoxin A in serum from urban and rural Portuguese
26 populations and estimation of exposure degree. Food Chem Toxicol. 2008;
27 46: 879-885
- 28 345 K. Munoz, M. Vega, G. Rios, S. Munoz and R. Madariaga. Preliminary study
29 of ochratoxin A in human plasma in agricultural zones of Chile and its
30 relation to food consumption. Food Chem. Toxicol. 2006; 44: 1884-1889
- 31 346 A. M. Pacin, E. V. C. Bovier, E. Motta, S. L. Resnik, D. Villa and M. Olsen.
32 Survey of Argentinean human plasma for ochratoxin A. Food
33 Addit.Contam. 2008; 25: 635-641
- 34 347 P. Erkekoglu, S. Sabuncuoglu, S. Aydin, G. Sahin and B. Giray.
35 Determination of seasonal variations in serum ochratoxin A levels in
36 healthy population living in some regions of Turkey by enzyme-linked

- 1 immunosorbent assay. *Toxicon*. 2010; 55: 507-513
- 2 348 M. B. Coronel, V. Sanchis, A. J. Ramos and S. Marin. Assessment of the
3 exposure to ochratoxin A in the province of Lleida, Spain. *Food Chem*
4 *Toxicol*. 2009; 47: 2847-2852
- 5 349 A. Medina, E. M. Mateo, R. J. Roig, A. Blanquer and M. Jimenez.
6 Ochratoxin A levels in the plasma of healthy blood donors from Valencia
7 and estimation of exposure degree: comparison with previous national
8 Spanish data. *Food Addit Contam Part A Chem Anal Control Expo Risk*
9 *Assess*. 2010; 27: 1273-1284
- 10 350 A. Stachurska, M. Kozakowska, A. Jozkowicz, J. Dulak and A. Loboda.
11 Aristolochic acid I and ochratoxin A differentially regulate VEGF
12 expression in porcine kidney epithelial cells-The involvement of SP-1 and
13 HIFs transcription factors. *Toxicol Lett*. 2011; 204: 118-126
- 14 351 M. Pascale and A. Visconti. Rapid method for the determination of
15 ochratoxin A in urine by immunoaffinity column clean-up and high-
16 performance liquid chromatography. *Mycopathologia*. 2001; 152: 91-95
- 17 352 J. Gilbert, P. Brereton and S. MacDonald. Assessment of dietary exposure
18 to ochratoxin A in the UK using a duplicate diet approach and analysis of
19 urine and plasma samples. *Food Addit. Contam*. 2001; 18: 1088-1093
- 20 353 B. Fazekas, A. Tar and M. Kovacs. Ochratoxin A content of urine samples
21 of healthy humans in Hungary. *Acta Vet. Hung*. 2005; 53: 35-44
- 22 354 A. Pena, M. Seifrtova, C. Lino, I. Silveira and P. Solich. Estimation of
23 ochratoxin A in Portuguese population: new data on the occurrence in
24 human urine by high performance liquid chromatography with
25 fluorescence detection. *Food Chem. Toxicol*. 2006; 44: 1449-1454
- 26 355 S. C. Duarte, M. R. Alves, A. Pena and C. M. Lino. Determinants of
27 ochratoxin A exposure--a one year follow-up study of urine levels. *Int J Hyg*
28 *Environ Health*. 2012; 215: 360-367
- 29 356 G. Biasucci, G. Calabrese, R. D. Giuseppe, G. Carrara, F. Colombo, B.
30 Mandelli, M. Maj, T. Bertuzzi, A. Pietri and F. Rossi. The presence of
31 ochratoxin A in cord serum and in human milk and its correspondence with
32 maternal dietary habits. *Eur J Nutr*. 2011; 50: 211-218
- 33 357 K. Munoz, K. M. Wollin, H. Kalhoff and G. H. Degen. [Occurrence of the
34 mycotoxin ochratoxin a in breast milk samples from Germany]. [in German].
35 *Gesundheitswesen*. 2013; 75: 194-197
- 36 358 J. W. Jonker, G. Merino, S. Musters, A. E. v. Herwaarden, E. Bolscher, E.

- 1 Wagenaar, E. Mesman, T. C. Dale and A. H. Schinkel. The breast cancer
2 resistance protein BCRP (ABCG2) concentrates drugs and carcinogenic
3 xenotoxins into milk. *Nat.Med.* 2005; 11: 127-129
- 4 359 J. Schrickx, Y. Lektarau and J. Fink-Gremmels. Ochratoxin A secretion by
5 ATP-dependent membrane transporters in Caco-2 cells. *Arch.Toxicol.*
6 2006; 80: 243-249
- 7 360 A. E. v. Herwaarden, E. Wagenaar, B. Karnekamp, G. Merino, J. W. Jonker
8 and A. H. Schinkel. Breast cancer resistance protein (Bcrp1/Abcg2)
9 reduced systemic exposure of the dietary carcinogens aflatoxin B1, IQ and
10 Trp-P-1 but also mediates their secretion into breast milk. *Carcinogenesis.*
11 2006; 27: 123-130
- 12 361 W. Hassen, S. Abid, A. Achour, E. Creppy and H. Bacha. Ochratoxin A and
13 beta2-microglobulinuria in healthy individuals and in chronic nephropathy
14 patients in the centre of Tunisia: a hot spot of ochratoxin A exposure.
15 *Toxicology.* 2004; 199: 185-193
- 16 362 A. M. Hassan, H. A. Sheashaa, M. F. A. Fattah, A. Z. Ibrahim, O. A. Gaber
17 and M. A. Sobh. Study of ochratoxin A as an environmental risk that causes
18 renal injury in breast-fed Egyptian infants. *Pediatr. Nephrol.* 2006; 21:
19 102-105
- 20 363 L. Iacumin, L. Chiesa, D. Boscolo, M. Manzano, C. Cantoni, S. Orlic and G.
21 Comi. Moulds and ochratoxin A on surfaces of artisanal and industrial dry
22 sausages. *Food Microbiol.* 2009; 26: 65-70
- 23 364 A. Breitholtz, M. Olsen, A. Dahlback and K. Hult. Plasma ochratoxin A
24 levels in three Swedish populations surveyed using an ion-pair HPLC
25 technique. *Food Addit Contam.* 1991; 8: 183-192
- 26 365 V. Stefanovic, D. Toncheva, S. Atanasova and M. Polenakovic. Etiology of
27 Balkan endemic nephropathy and associated urothelial cancer.
28 *Am.J.Nephrol.* 2006; 26: 1-11
- 29 366 S. Ceovic, A. Hrabar and M. Saric. Epidemiology of Balkan endemic
30 nephropathy. *Food Chem. Toxicol.* 1992; 30: 183-188
- 31 367 M. Radonic, Z. Radosevic and V. Zupanic. Endemic nephropathy in
32 Yugoslavia. "In: *The kidney*, Baltimore: Williams & Wilkins". 1966; 503-
33 522
- 34 368 C. A. Tatu, W. H. Orem, R. B. Finkelman and G. L. Feder. The etiology of
35 Balkan endemic nephropathy: still more questions than answers. *Environ*
36 *Health Perspect.* 1998; 106: 689-700

- 1 369 A. P. Grollman and B. Jelakovic. Role of environmental toxins in endemic
2 (Balkan) nephropathy. *J.Am.Soc.Nephrol.* 2007; 18: 2817-2823
- 3 370 T. Petkova-Bocharova, I. N. Chernozemsky and M. Castegnaro. Ochratoxin
4 A in human blood in relation to Balkan endemic nephropathy and urinary
5 system tumours in Bulgaria. *Food Addit.Contam.* 1988; 5: 299-301
- 6 371 M. Castegnaro, H. Bartsch and I. Chernozemsky. Endemic nephropathy
7 and urinary tract tumors in the Balkans. *Cancer Res.* 1987; 47: 3608-3609
- 8 372 I. S. Stoyanov, I. N. Chernozemsky, I. G. Nicolov, I. I. Stoichev and T. K.
9 Petkova-Bocharova. Epidemiologic association between endemic
10 nephropathy and urinary system tumours in an endemic region.
11 *J.Chron.Dis.* 1978; 31: 721-724
- 12 373 M. Vukelic, B. Sostaric and M. Belicza. Pathomorphology of Balcan
13 endemic nephropathy. *Food Chem. Toxicol.* 1992; 30: 193-200
- 14 374 G. Borso. Characteristics of clinical data on endemic nephropathy. "In:
15 Cvorisec,D., Ceovic,S. and Stavljenic-Rucavina,A., eds, *Endemic*
16 *Nephropathy in Croatia*, Zagreb: Academia Croatia Scientiarum
17 *Medicarum*". 1996; 73-75
- 18 375 M. Vukelic, B. Sostaric and R. Fuchs. Some pathomorphological features of
19 Balcan endemic nephropathy in Croatia. "In: Castegnaro,M., Plestina,R.,
20 Dirheimer,G., Chernozemsky,I.N. & Bartsch,H., eds, *Mycotoxins, Endemic*
21 *Nephropathy and Urinary Tract Tumours* . (IARC Scientific Publication
22 No. 115), Lyon: IAPCPress". 1991; 37-42
- 23 376 A. Mally, G. C. Hard and W. Dekant. Ochratoxin A as a potential etiologic
24 factor in endemic nephropathy: lessons from toxicity studies in rats. *Food*
25 *Chem. Toxicol.* 2007; 45: 2254-2260
- 26 377 I. G. Nicolov, I. N. Chernozemsky, T. Petkova-Bocharova, I. S. Stoyanov
27 and I. I. Stoichev. Epidemiologic characteristics of urinary system tumors
28 and Balkan nephropathy in an endemic region of Bulgaria. *Eur.J.Cancer.*
29 1978; 14: 1237-1242
- 30 378 S. Ceovic and M. Miletic-Medved. Epidemiological features of endemic
31 nephropathy in the focal area of Brodska Posavina, Croatia. "In:
32 Cvorisec,D., Ceovic,S. and Stavljenic-Rukavina,A., eds, *Endemic*
33 *Nephropathy in Croatia*. Zagreb: Academia Croatia Scientiarum
34 *Medicarum*". 1996; 7-21
- 35 379 B. Sostaric and M. Vukelic. Characteristics of urinary tract tumours in the
36 area of Balkan endemic nephropathy in Croatia. "In: Castegnaro,M.,

- 1 Plestina,R., Dirheimer,G., Chernozemsky,I.N. and Bartsch,H., eds,
2 Mycotoxins, Endemic Nephropathy and Urinary Tract Tumours (IARC
3 Scientific Publications No. 115), Lyon: IARCPress". 1991; 29-35
- 4 380 M. Djokic, J. Hadzi-Djokic, J. Nikolic, D. Dragicevic and D. Radivojevic.
5 [Comparison of upper urinary tract tumors in the region of Balkan endemic
6 nephropathy with those in other Yugoslav regions.][in French]. Prog. Urol.
7 1999; 9: 61-68
- 8 381 A. Schiller, P. Gusbeth-Tatomir, N. Pavlovic, D. Ferluga, G. Spasovski and
9 A. Covic. Balkan endemic nephropathy: a still unsolved puzzle. J.Nephrol.
10 2008; 21: 673-680
- 11 382 R. Plestina, S. Ceovic, S. Gatenbeck, V. Habazin-Novak, K. Hult, E. Hokby,
12 P. Krogh and B. Radic. Human exposure to ochratoxin A in areas of
13 Yugoslavia with endemic nephropathy. J Environ Pathol Toxicol Oncol.
14 1990; 10: 145-148
- 15 383 M. Pavlovic, R. Plestina and P. Krogh. Ochratoxin A contamination of
16 foodstuffs in an area with Balkan (endemic) nephropathy. Acta Pathol.
17 Microbiol. Scand. B. 1979; 87: 243-246
- 18 384 K. Hult, R. Plestina, V. Habazin-Novak, B. Radic and S. Ceovic. Ochratoxin
19 A in human blood and Balkan endemic nephropathy. Arch.Toxicol. 1982;
20 51: 313-321
- 21 385 K. Maaroufi, A. Achour, M. Hammami, M. e. May, A. M. Betbeder, F. Ellouz,
22 E. E. Creppy and H. Bacha. Ochratoxin A in human blood in relation to
23 nephropathy in Tunisia. Hum Exp Toxicol. 1995; 14: 609-614
- 24 386 A. Pfohl-Leszkowicz, M. Tozlovanu, R. Manderville, M. Peraica, M.
25 Castegnaro and V. Stefanovic. New molecular and field evidences for the
26 implication of mycotoxins but not aristolochic acid in human nephropathy
27 and urinary tract tumor. Mol. Nutr. Food Res. 2007; 51: 1131-1146
- 28 387 M. Peraica, A. M. Domijan, M. Miletic-Medved and R. Fuchs. The
29 involvement of mycotoxins in the development of endemic nephropathy.
30 Wien Klin Wochenschr. 2008; 120: 402-407
- 31 388 M. E. De Broe. Chinese herbs nephropathy and Balkan endemic
32 nephropathy: toward a single entity, aristolochic acid nephropathy. Kidney
33 Int. 2012; 81: 513-515
- 34 389 A. P. Grollman, S. Shibutani, M. Moriya, F. Miller, L. Wu, U. Moll, N.
35 Suzuki, A. Fernandes, T. Rosenquist, Z. Medverec, K. Jakovina, B. Brdar,
36 N. Slade, R. J. Turesky, A. K. Goodenough, R. Rieger, M. Vukelic and B.

- 1 Jelakovic. Aristolochic acid and the etiology of endemic (Balkan)
2 nephropathy. Proc Natl Acad Sci U S A. 2007; 104: 12129-12134
- 3 390 V. Stefanovic and M. Polenakovic. Fifty years of research in Balkan
4 endemic nephropathy: where are we now? Nephron Clin. Pract. 2009; 112:
5 c51-56
- 6 391 W. Karmaus, P. Dimitrov, V. Simeonov, S. Tsoleva, A. Bonev and R.
7 Georgieva. Metals and kidney markers in adult offspring of endemic
8 nephropathy patients and controls: a two-year follow-up study.
9 Environ.Health. 2008; 7:11
- 10 392 堀井幸江, 橋口知一, 伊木由香理, 須藤茂俊. LC/MS/MS による国産ワイン
11 中のオクラトキシン A の分析. J. ASEV Jpn. 2010; 21: 3-7
- 12 393 小西良子. 食品中のカビ毒および暴露評価に関する研究. 厚生労働科学研究費
13 補助金研究事業. 2010
- 14 394 Y. Sugita-Konishi, Y. Kamata, T. Sato, T. Yoshinari and S. Saito. Exposure
15 and risk assessment for ochratoxin A and fumonisins in Japan. Food Addit
16 Contam Part A Chem Anal Control Expo Risk Assess. 2013; 30: 1392-1401
- 17 395 財団法人日本分析センター. 内閣府食品安全委員会. 平成 17 年度食品安全保
18 全総合調査. 食品中に含まれるカビ毒 (オクラトキシン、アフラトキシン、ゼ
19 アラレノン) の汚染実態調査報告書. . 2006
- 20 396 財団法人食品分析センター. 内閣府食品安全委員会. 平成 18 年度食品安全保
21 全総合調査. 食品中に含まれるカビ毒 (オクラトキシン、アフラトキシン、ゼ
22 アラレノン) の汚染実態調査報告書. . 2007
- 23 397 財団法人食品分析センター. 内閣府食品安全委員会. 平成 20 年度食品安全保
24 全総合調査. 食品中に含まれるカビ毒 (オクラトキシン、アフラトキシン、ゼ
25 アラレノン) の汚染実態調査報告書. . 2010
- 26 398 農林水産省. 国産穀類のかび毒実態調査結果.
27 [http://www.maff.go.jp/j/syouan/seisaku/risk_analysis/priority/kabidok](http://www.maff.go.jp/j/syouan/seisaku/risk_analysis/priority/kabidoku/tyosa/pdf/14_23.pdf)
28 [u/tyosa/pdf/14_23.pdf](http://www.maff.go.jp/j/syouan/seisaku/risk_analysis/priority/kabidoku/tyosa/pdf/14_23.pdf).
- 29 399 H. Sakuma, Y. Watanabe, H. Furusawa, T. Yoshinari, H. Akashi, H.
30 Kawakami, S. Saito and Y. Sugita-Konishi. Estimated dietary exposure to
31 mycotoxins after taking into account the cooking of staple foods in Japan.
32 Toxins. 2013; 5: 1032-1042
- 33 400 A. Fernandes, N. Ratola, A. Cerdeira, A. Alves and A. Venancio. Changes
34 in ochratoxin A concentration during winemaking. Am. J. Enol. Viticult.
35 2007; 58: 92-96

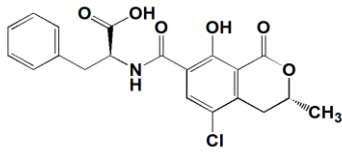
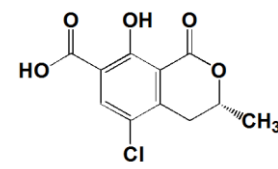
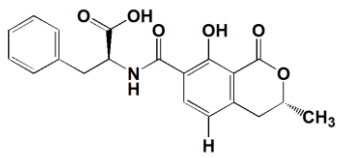
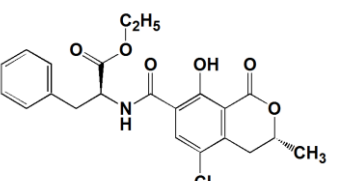
- 1 401 S.-L. Leong, A. D. Hocking and E. S. Scott. Effect of temperature and water
2 activity on growth and ochratoxin A production by Australian *Aspergillus*
3 *carbonarius* and *A.niger* isolates on a simulated grape juice medium.
4 Int.J.Food Microbiol. 2006; 110: 209-216
- 5 402 S.-L. Leong, A. D. Hocking and E. S. Scott. The effect of juice clarification,
6 static or rotary fermentation and fining on ochratoxin A in wine. Aust. J.
7 Grape Wine Res. 2006; 12: 245-251
- 8 403 A. Caridi, F. Galvano, A. Tafuri and A. Ritieni. Ochratoxin A removal
9 during winemaking. Enzyme Microb. Technol. 2006; 40: 122-126
- 10 404 H. M. Kurtbay, Z. Bekçi, M. Merdivan and K. Yurdakoç. Reduction of
11 ochratoxin A levels in red wine by bentonite, modified bentonites, and
12 chitosan. J. Agric. Food Chem. 2008; 56: 2541-2545
- 13 405 S. Romani, G. G. Pinnavaia and M. D. Rosa. Influence of roasting levels on
14 ochratoxin A content in coffee. J. Agric. Food Chem. 2003; 51: 5168-5171
- 15 406 E. A. Nehad, M. M. Farag, M. S. Kawther, A. K. M. Abdel-Samed and K.
16 Naguib. Stability of ochratoxin A (OTA) during processing and
17 decaffeination in commercial roasted coffee beans. Food Addit.Contam.
18 2005; 22: 761-767
- 19 407 A. P. d. Obanos, E. Gonzalez-Penas and A. L. d. Cerain. Influence of
20 roasting and brew preparation on the ochratoxin A content in coffee
21 infusion. Food Addit.Contam. 2005; 22: 463-471
- 22 408 坪内春夫. コーヒーのカビ毒汚染と選別による除去. 日本食品微生物学会雑誌.
23 1994; 11: 23
- 24 409 P. Manda, D. S. Dano, J. H. Kouadio, A. Diakite, B. Sangae-Tigori, M. J.
25 M. Ezoulin, A. Soumahoro, A. Dembele and G. Fourny. Impact of industrial
26 treatments on ochratoxin A content in artificially contaminated cocoa
27 beans. Food Addit.Contam. 2009; 26: 1081-1088
- 28 410 K. A. Scudamore, J. Banks and S. J. MacDonald. Fate of ochratoxin A in
29 the processing of whole wheat grains during milling and bread production .
30 Food Addit.Contam. 2003; 20: 1153-1163
- 31 411 M. Valle-Algarra, E. M. Mateo, A. Medina, F. Mateo, J. V. Gimeno-
32 Adelantado and M. Jimenez. Changes in ochratoxin A and type B
33 trichothecenes contained in wheat flour during dough fermentation and
34 bread-baking. Food Addit.Contam. 2009; 26: 896-906
- 35 412 K. A. Scudamore, J. N. Banks and R. C. E. Guy. Fate of ochratoxin A in the
36 processing of whole wheat grain during extrusion. Food Addit.Contam.

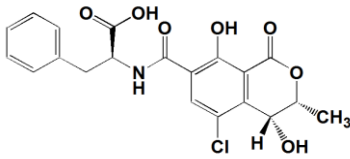
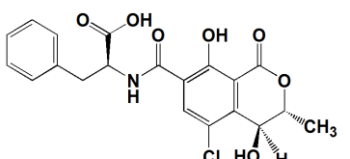
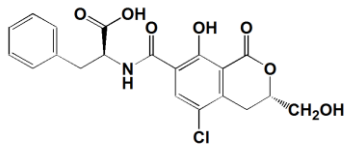
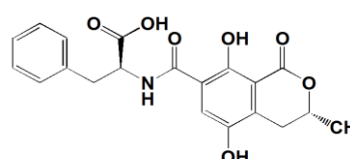
- 1 2004; 21: 488-497
- 2 413 M. Castells, S. Marin, V. Sanchis and A. J. Ramos. Fate of mycotoxins in
3 cereals during extrusion cooking: a review. *Food Addit.Contam.* 2005; 22:
4 150-157
- 5 414 J. W. Park, S. H. Chung, C. Lee and Y. B. Kim. Fate of ochratoxin A during
6 cooking of naturally contaminated polished rice. *J Food Prot.* 2005; 68:
7 2107-2111
- 8
- 9
- 10 1001 山田 修. 黒麹菌の系統解析とOTA非生産性. *Mycotoxins.* 2013; 63: 187-
11 190
- 12 1002 Wei Li, Mario P. Wiesenfeidt, and Frank Glorius. Ruthenium-NHC-
13 Diamine Catalyzed Enantioselective Hydrogenation of Isocoumarins.
14 *Journal of the American Chemical Society*, 2017; 139(7): 2583-2585
- 15 1003 Domsch, Gams and Anderson. *Compendium of Soil Fungi*, second edition,
16 *Aspergillus P.Micheli ex Link 1809:Fr.* IHW-Verlag, Eching. 2007; p.90.
- 17 1004 C. Jens, J. Frisvad, Mick Frank, Jos A.M.P. Houbraeken, Angelina F.A.
18 Kuijpers and A. Robert. Samson, New ochratoxin A producing species of
19 *Aspergillus* section *Circumdati*. *STUDIES IN MYCOLOGY.* 2004; 50: 23-
20 43
- 21 1005 馬場 浩. オクラトキシンA産生に関する*Aspergillus ochraceus*の再同定.
22 *Mycotoxins.* 2012; 62: 149-152
- 23 1006 P. Battilani, C. Barbano, S. Marin, V. Sanchis, Z. Kozakiewicz and N.
24 Magan. Mapping of *Aspergillus* Section *Nigri* in Southern Europe and
25 Israel based on geostatistical analysis. *International Journal of Food*
26 *Microbiology*, 2006; 111: S72-S82
- 27 1007 P. Noonim W. Mahakarnchanakul K.F. Nielsen, J.C. Frisvad and R.A.
28 Samson. Isolation, identification and toxigenic potential of ochratoxin A
29 producing *Aspergillus* species from coffee beans grown in two regions of
30 Thailand. *International Journal of Food Microbiology*, 2008; 128: 197-202
31 <https://doi.org/10.1016/j.ijfoodmicro.2008.08.005>
- 32 1008 T. Geremew, D. Abate, S. Landschoot, G. Haesaert and K. Audenaert.
33 Occurrence of toxigenic fungi and ochratoxin A in Ethiopian coffee for
34 local consumption. *Food Control.* 2016; 69: 65-73

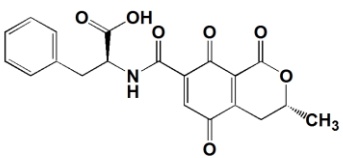
- 1 [https://www.sciencedirect.com/science/article/pii/S0956713516301943?vi](https://www.sciencedirect.com/science/article/pii/S0956713516301943?via%3Dihub)
2 [a%3Dihub](https://www.sciencedirect.com/science/article/pii/S0956713516301943?via%3Dihub)
- 3 1009 F. Lund and J.C. Frisvad. *Penicillium verrucosum* in wheat and barley
4 indicates presence of ochratoxin A. J Appl Microbiol. 2003; 95(5): 1117-23.
5 doi: 10.1046/j.1365-2672.2003.02076.x.
- 6 1010 F.J. Cabañes. M.R. Bragulat and G. Castella. Ochratoxin A producing
7 species in the genus *Penicillium*. Toxins. 2010; 2(5): 1111–1120
8 <https://doi.org/10.3390/toxins2051111>
- 9 1011 S. Elmholt and P.H. Rasmussen. *Penicillium verrucosum* occurrence and
10 Ochratoxin A contents in organically cultivated grain with special
11 reference to ancient wheat types and drying practice. Mycopathologia.
12 2005; 159: 421–432 (2005).
- 13 1012 H. Takahashi and H. Yazaki. Production and contamination of ochratoxin
14 by *Penicillium* species. Mycotoxins. 2007; 57(1): 57–63.
15 https://www.jstage.jst.go.jp/article/myco/57/1/57_1_57/_pdf/-char/ja
16
17

<参考資料 1 >

OTA及び主なOTA関連化合物の構造

化学物質、構造式	詳細	
OTA 	名称	<i>N</i> -[[<i>(3R)</i> -5-クロロ-3,4-ジヒドロ-8-ヒドロキシ-3-メチル-1-オキソ-1 <i>H</i> -2-ベンゾピラン-7-イル]カルボニル]-L-フェニルアラニン <i>N</i> -[[<i>(3R)</i> -5-chloro-3,4-dihydro-8-hydroxy-3-methyl-1-oxo-1 <i>H</i> -2-benzopyran-7-yl]carbonyl]-L-phenylalanine
	分子式	C ₂₀ H ₁₈ ClNO ₆
	分子量	403.82
	CAS No.	303-47-9
OTα 	名称	(<i>3R</i>)-5-クロロ-3,4-ジヒドロ-8-ヒドロキシ-3-メチル-1-オキソ-1 <i>H</i> -2-ベンゾピラン-7-カルボン酸(<i>3R</i>)-5-chloro-3,4-dihydro-8-hydroxy-3-methyl-1-oxo-1 <i>H</i> -2-benzopyran-7-carboxylic acid
	分子式	C ₁₁ H ₉ ClO ₅
	分子量	256.64
	CAS No.	19165-63-0
OTB 	名称	<i>N</i> -[[<i>(3R)</i> -3,4,5-トリヒドロ-8-ヒドロキシ-3-メチル-1-オキソ-1 <i>H</i> -2-ベンゾピラン-7-イル]カルボニル]-L-フェニルアラニン <i>N</i> -[[<i>(3R)</i> -3,4,5-trihydro-8-hydroxy-3-methyl-1-oxo-1 <i>H</i> -2-benzopyran-7-yl]carbonyl]-L-phenylalanine
	分子式	C ₂₀ H ₁₉ NO ₆
	分子量	369.37
	CAS No.	4825-86-9
OTC 	名称	<i>N</i> -[[<i>(3R)</i> -5-クロロ-3,4-ジヒドロ-8-ヒドロキシ-3-メチル-1-オキソ-1 <i>H</i> -2-ベンゾピラン-7-イル]カルボニル]-L-フェニルアラニンエチル <i>N</i> -[[<i>(3R)</i> -5-chloro-3,4-dihydro-8-hydroxy-3-methyl-1-oxo-1 <i>H</i> -2-benzopyran-7-yl]carbonyl]-L-phenylalanine ethyl ester
	分子式	C ₂₂ H ₂₂ ClNO ₆
	分子量	431.87
	CAS No.	4865-85-4

<p>4<i>R</i>-OH-OTA</p> 	名称	<p><i>N</i>-[[[(3<i>R</i>,4<i>R</i>)-5-クロロ-3,4-ジヒドロ-4,8-ジヒドロキシ-3-メチル-1-オキソ-1<i>H</i>-2-ベンゾピラン-7-イル]カルボニル]-<i>L</i>-フェニルアラニン</p> <p><i>N</i>-[[[(3<i>R</i>,4<i>R</i>)-5-chloro-3,4-dihydro-4,8-dihydroxy-3-methyl-1-oxo-1<i>H</i>-2-benzopyran-7-yl] carbonyl]-<i>L</i>-phenylalanine</p>
	分子式	C ₂₀ H ₁₈ ClNO ₇
	分子量	419.82
	CAS No.	35299-87-7
<p>4<i>S</i>-OH-OTA</p> 	名称	<p><i>N</i>-[[[(3<i>R</i>,4<i>S</i>)-5-クロロ-3,4-ジヒドロ-4,8-ジヒドロキシ-3-メチル-1-オキソ-1<i>H</i>-2-ベンゾピラン-7-イル]カルボニル]-<i>L</i>-フェニルアラニン</p> <p><i>N</i>-[[[(3<i>R</i>,4<i>S</i>)-5-chloro-3,4-dihydro-4,8-dihydroxy-3-methyl-1-oxo-1<i>H</i>-2-benzopyran-7-yl] carbonyl]-<i>L</i>-phenylalanine</p>
	分子式	C ₂₀ H ₁₈ ClNO ₇
	分子量	419.82
	CAS No.	82598-16-1
<p>10-OH-OTA</p> 	名称	<p><i>N</i>-[[[(3<i>R</i>)-5-クロロ-3,4-ジヒドロ-8-ヒドロキシ-3-ヒドロキシメチル-1-オキソ-1<i>H</i>-2-ベンゾピラン-7-イル]カルボニル]-<i>L</i>-フェニルアラニン</p> <p><i>N</i>-[[[(3<i>R</i>)-5-chloro-3,4-dihydro-8-hydroxy-3-hydroxymethyl-1-oxo-1<i>H</i>-2-benzopyran-7-yl] carbonyl]-<i>L</i>-phenylalanine</p>
	分子式	C ₂₀ H ₁₈ ClNO ₇
	分子量	419.82
	CAS No.	35299-87-7
<p>OTHQ</p> 	名称	<p><i>N</i>-[[[(3<i>R</i>)-3,4-ジヒドロ-5,8-ジヒドロキシ-3-メチル-1-オキソ-1<i>H</i>-2-ベンゾピラン-7-イル]カルボニル]-<i>L</i>-フェニルアラニン</p> <p><i>N</i>-[[[(3<i>R</i>)-3,4-dihydro-5,8-dihydroxy-3-methyl-1-oxo-1<i>H</i>-2-benzopyran-7-yl] carbonyl]-<i>L</i>-phenylalanine</p>
	分子式	C ₂₀ H ₁₉ NO ₇
	分子量	385.37
	CAS No.	205034-32-8

<p>OTQ</p> 	名称	<p><i>N</i>-[[<i>(3R)</i>-3,4,5,8-テトラヒドロ-3-メチル-1,5,8-トリオキソ-1<i>H</i>-2-ベンゾピラン-7-イル]カルボニル]-<i>L</i>-フェニルアラニン</p> <p><i>N</i>-[[<i>(3R)</i>-3,4,5,8-tetrahydro-3-methyl-1,5,8-trioxo-1<i>H</i>-2-benzopyran-7-yl]carbonyl]-<i>L</i>-phenylalanine</p>
	分子式	C ₂₀ H ₁₇ NO ₇
	分子量	383.36
	CAS No.	

<参考資料 2>

ヒトに対する経口発がんリスク評価に関する手引き（清涼飲料水を対象）

（平成 20 年 9 月 2 日 化学物質・汚染物質専門調査会決定）

はじめに

これまで、清涼飲料水の安全性評価において、発がん性を示す物質については、遺伝毒性発がん物質と判断することが適切でない場合は一般毒性の NOAEL から TDI を求め、遺伝毒性発がん物質の可能性が高い場合は毒性学的閾値の設定ができないことから定量的な評価を行わないこととしていた。その最大の理由は、遺伝毒性発がん物質の評価法については国内外での合意が得られていないとの見解によるものであった。

遺伝毒性発がん物質は、他の物質（非発がん物質や非遺伝毒性発がん物質）に比べてヒトが暴露されたときのリスクが一般的に高く、その暴露量は他の物質より低く管理するか、理想的には限りなくゼロにすることが求められる。しかしながら、一元的なリスク管理では制御が困難な環境汚染物質においては、現実的に暴露を完全に避けることが困難な事態や、さらにこれまで未検出であった物質でも分析技術の進歩により検出可能になってきているという現実直面している。このため、遺伝毒性発がん物質についても食品安全委員会としての定量的な評価結果をリスク管理機関に答申することがより求められている。また、評価法に合意が得られていないとされている理由は、米国と欧州で異なった手法を用いているためであるが、近い将来に両者の手法が統一される可能性は極めて少ない。

以上のことから、現時点において遺伝毒性発がん物質の発がんリスクを求めることが適切であると考え、発がん性を有する物質の評価方法の全体の枠組みや考え方について整理した。（評価手順について別紙参照）

○発がんに対する遺伝毒性の関与を考慮し、TDI または発がんリスクの設定について検討する。

○非発がん影響と発がん影響の評価は独立して実施する。

○原則として、経口摂取に基づくリスク評価を行うこととするが、経口摂取の定量的評価に必要な場合は、経口摂取以外の暴露による有害性評価結果も十分に考慮する。

○発がん性のリスク計算に関しては、新しいデータが得られた場合、または明確に考え方を定めるべき根拠が生じた場合を除き、算出方法が公開／公認されている場合は原則として既存のリスク評価値を継承する。

1. 「発がん性に対する遺伝毒性の関与がない」と判断される場合の評価（Ⅰ） （*in vitro* 遺伝毒性試験、*in vivo* 遺伝毒性試験のいずれも陰性の場合など）

■TDI を算出する。

○疫学研究または動物実験から発がん性に関する NOAEL を得ることができる場合
・不確実係数で割って TDI を求める。

【不確実係数の考え方】

- ①動物からヒトへの外挿として 10
- ②個体差として 10
- ③発がん性に対して 1-10

○発がん性に関する NOAEL を得ることができない場合はベンチマークドーズ法の適用を考慮する（National Toxicology Program [NTP] による 2 用量試験で低用量でも発がん性が認められる場合を想定）。

2. 「発がん性に対する遺伝毒性の関与が不確実」と判断される場合の評価（Ⅱ）

（*in vitro* 遺伝毒性試験では陽性であるが、*in vivo* 遺伝毒性試験のデータが不十分で判断できない場合など）

■TDI と数理モデルによる発がんユニットリスクを、併記あるいは一方を記載する。

（1）TDI の算出について

○疫学研究または動物実験から発がん性に関する NOAEL を得ることができる場合
・不確実係数で割って TDI を求める。

【不確実係数の考え方】

- ①動物からヒトへの外挿として 10
- ②個体差として 10
- ③発がん性に対して 1-10

なお、遺伝毒性のデータ不足などに対して係数を追加することがあり得る。

○発がん性に関する NOAEL を得ることができない場合はベンチマークドーズ法の適用を考慮する（NTP による 2 用量試験で低用量でも発がん性が認められる場合を想定）。

（2）数理モデルによる発がんユニットリスクの算出について

○発がんユニットリスクについては、我が国の水道水での評価値が妥当であればその値を参照する。「我が国の水道水での評価」で発がんリスクを記述していない場合は、EPA 等の他機関の既存の評価データの妥当性を考慮し、妥当であればその値を参照する。なお、新たな知見が得られた場合には、その知見について検討するこ

ととする（新規にリスク算出が必要な場合は、ベンチマークドーズを用いた数理モデル（直線外挿等）を検討する）。

○発がんユニットリスクの記載方法は、1mg/kg 体重/日の用量で生涯にわたり経口暴露した時の発がんリスクとして表記する（Linearized multistage model の場合は slope factor: q に相当する）。：○○/（mg/kg 体重/日）

○発がんユニットリスクの数値化とともに、遺伝毒性についての情報を記載する。また、参考として、発がんリスクレベル 10^{-4} ～ 10^{-6} に相当する摂取量を記載する。

3. 「発がん性に対する遺伝毒性の関与が強く疑われる、または、関与がある」と判断される場合の評価（Ⅲ）

（*in vitro* 遺伝毒性試験、*in vivo* 遺伝毒性試験のいずれでも明らかに陽性の場合など）

■原則として TDI を設定せず、数理モデルを用いて発がんユニットリスクを求める。

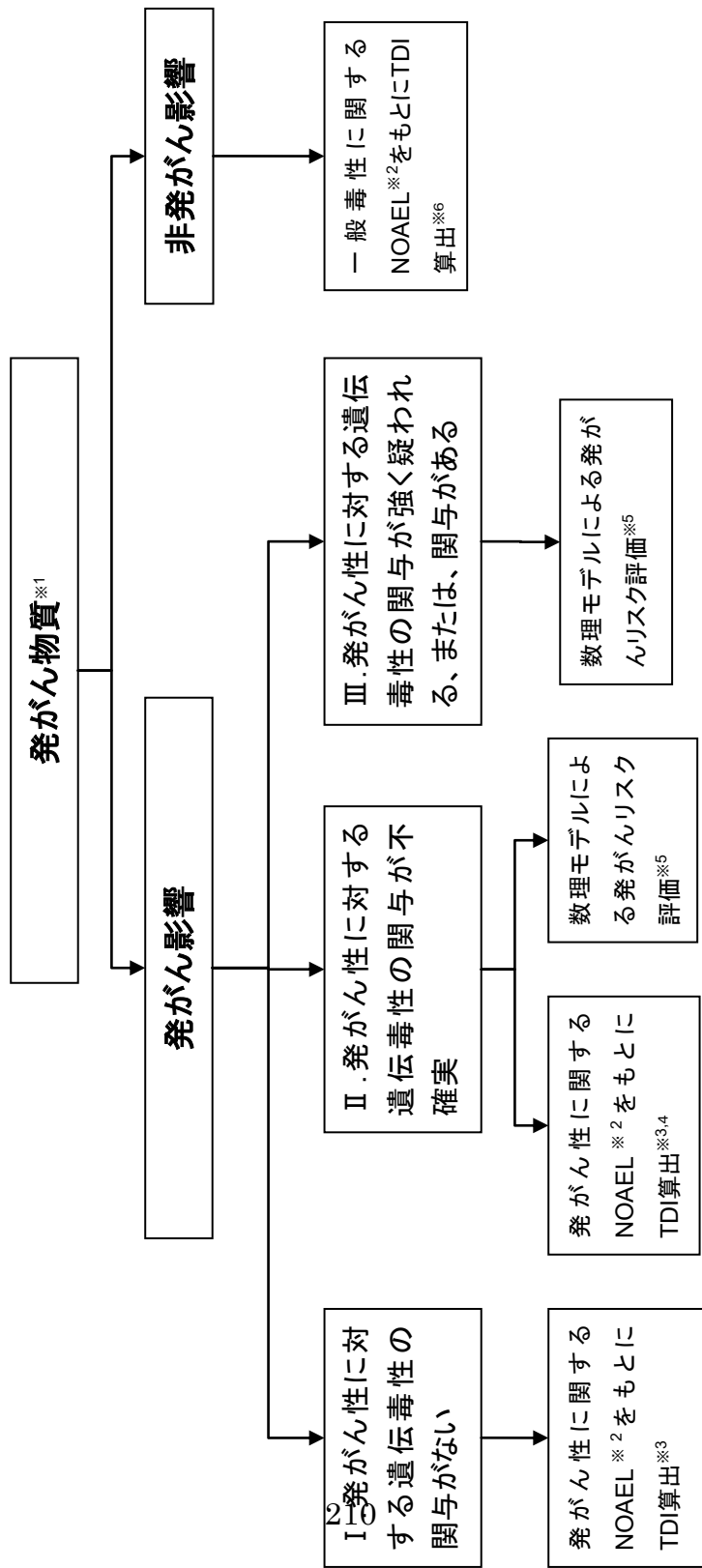
○発がんユニットリスクについては、我が国の水道水での評価値が妥当であればその値を参照する。「我が国の水道水での評価」で発がんリスクを記述していない場合は、EPA 等の他機関の既存の評価データの妥当性を考慮し、妥当であればその値を参照する。なお、新たな知見が得られた場合には、その知見について検討することとする（新規にリスク算出が必要な場合は、ベンチマークドーズを用いた数理モデル（直線外挿等）を検討する）。

○発がんユニットリスクの記載方法は、1mg/kg 体重/日の用量で生涯にわたり経口暴露した時の発がんリスクとして表記する（Linearized multistage model の場合は slope factor: q に相当する）。：○○/（mg/kg 体重/日）

○発がんユニットリスクの数値化とともに、遺伝毒性についての情報を記載する。また、参考として、発がんリスクレベル 10^{-4} ～ 10^{-6} に相当する摂取量を記載する。

別紙

ヒトに対する経口発がんリスク評価手順（清涼飲料水を対象）



（併記あるいは一方を記載）

※1: 基本的に経口摂取によるヒトの発がんの可能性を否定できない物質を対象とする。

※2: NOAELが求められないときはベンチマークドーズ法を考慮

※3: 不確実係数
①動物からヒトへの外挿→10
②個体差→10
③発がん性→1-10

※5: 1. 我が国の水質基準策定時における評価値の採用
2. EPA等他機関の評価値の採用
3. ベンチマークドーズ法で新規に評価値を算出

※6: 不確実係数
①動物からヒトへの外挿→10
②個体差→10
③LOAEL使用、亜急性試験、毒性の重篤性等→1-10

※4: 遺伝毒性のデータ不足などに対して係数を追加することがあり得る