

1 (2) 亜急性毒性

2 <精製フモニシンを用いた知見>

3 ① マウス

4 a. 7日間強制経口投与試験

5 Swiss マウス（雌雄、それぞれ一群 5 匹）に精製 FB1 を 0.110 mg/kg 体
6 重/日の用量で 7 日間強制経口投与する亜急性毒性試験が実施された。FB1
7 投与群の一般状態に変化はなく、死亡は認められなかった。FB1 を投与しな
8 い対照群と比べて、FB1 投与群の雌マウスに有意な増体量の低下、雄マウス
9 に血清総コレステロール及び総タンパク質の有意な増加、雌雄マウスに血清
10 中の中性脂肪 (TG) 及びクレアチニンの有意な増加並びに尿中クレアチニン
11 の有意な減少が認められた(参照 1. JH Kouadio, et al. (2013) #145)。

12

13 b. 7日間混餌投与試験

14 フモニシンによる肝障害に、ペルオキシソーム増殖因子活性化受容体 α
15 (PPAR α)¹ が関与しているか否かを調べる目的で、野生型 SV129 マウス
16 又はその PPAR α 欠損マウス（雌、それぞれ一群 5 匹）に、精製 FB1（純度
17 >98%）又は *F. verticillioides* 培養物 (CM) を 7 日間、0 又は 300 mg/kg 飼
18 料の FB1 用量 (45 mg/kg 体重/日に相当、JECFA 換算) で混餌投与された。
19 陽性対照として選択的 PPAR α アゴニストである WY-14643 (WY) が 500
20 mg/kg 飼料で混餌投与された。FB1 又は CM を投与した両マウス群では、
21 飼料のみを給与したそれぞれの対照群に比べて増体率が有意に減少し、肝臓
22 の Sa 濃度及び Sa/So 比が上昇した。肝臓では、限局性の肝細胞アポトーシ
23 ス、細胞増殖、巣状肝細胞壊死、細胞及び核の大小不同、限局性の急性炎症、
24 軽度な胆管過形成等がみられた。オリゴヌクレオチドアレイを用いた転写プ
25 ロファイリングの結果、FB1 又は CM 投与により、両マウス群では細胞増
26 殖、シグナル伝達及びグルタチオン代謝に関係する遺伝子の発現が認められ
27 たが、PPAR α 依存的な遺伝子発現パターンの変化は認められなかった。著
28 者らは、FB1 及び CM によるマウスの肝障害に PPAR α は関与していないと
29 考えた(参照 2. KA Voss, et al. (2006) #141)。

30

31 c. 14日間強制経口投与試験

32 B6C3F1 マウス（雌雄、それぞれ一群 14 匹）に、精製 FB1（純度不明）
33 を 0、1、5、15、35 又は 75 mg/kg 体重/日の用量で 14 日間強制経口投与す
34 る亜急性毒性試験が実施された。その結果、FB1 投与群では雌の体重が明ら
35 かな減少傾向を示し、雌雄ともに肝臓、骨髄、副腎及び腎臓に以下のような

1 ペルオキシソーム増殖剤は、ステロイドホルモン受容体スーパーファミリーに属する核内受容体のひとつである PPAR α に結合し、げっ歯類にペルオキシソームの増殖を伴う肝細胞の肥大及びマウスに肝腫瘍を誘発する。

1 軽度な障害が認められた。肝臓では、肝細胞の単細胞壊死が雄の 35 mg/kg
2 体重/日以上及び雌の 15 mg/kg 体重/日以上の FB1 投与群で認められ、肝細
3 胞の軽度な増殖が雄の 75 mg/kg 体重/日以上及び雌の 5 mg/kg 体重/日以上
4 の FB1 投与群で認められた。雌雄ともにすべての FB1 投与群で、血清中の
5 総コレステロール濃度及びアラニンアミノトランスフェラーゼ (ALT) 活性
6 が FB1 用量依存的に有意に上昇した。骨髄細胞の軽度な空胞変性が雌の 5
7 mg/kg 体重/日以上の FB1 投与群で認められた。副腎皮質細胞の空胞変性が
8 雄の 35 mg/kg 体重/日以上及び雌の 15 mg/kg 体重/日以上の FB1 投与群で
9 認められた。雄では、35 mg/kg 体重/日以上の FB1 投与群で血清中尿素窒素
10 の上昇が、雌では、15 mg/kg 体重/日以上の FB1 投与群で腎臓皮質及び髓
11 質の尿細管上皮細胞に軽度な単細胞壊死が認められた(参照 3. GS Bondy, et
12 al. (1997) #167)。

13

14 d. 28 日間混餌投与試験 (National Toxicology Program : NTP)

15 2 年間発がん試験の予備試験として、B6C3F1 マウス (雌雄、それぞれ一
16 群 12 匹) に 0、99、163、234 又は 484 mg/kg の精製 FB1 (純度 92%) を
17 含む飼料 (雄 : 0、19、31、44 又は 93 mg/kg 体重/日、雌 : 0、24、41、62
18 又は 105 mg/kg 体重/日に相当) を 28 日間給与した。すべての FB1 投与群
19 の雌及び 484 mg/kg 飼料の FB1 投与群の雄で、血清総コレステロール濃度、
20 総胆汁酸濃度、ALT 及びアルカリフォスファターゼ (ALP) 活性が、FB1 を
21 投与しない対照群に比べて有意に高値となり、脂質代謝異常及び肝障害を示
22 していた。また、すべての FB1 投与群の雌及び 484 mg/kg 飼料の FB1 投与
23 群の雄の肝臓に、肝細胞壊死、びまん性の門脈周囲性肝細胞肥大、小葉中心
24 性の肝細胞過形成、細胆管過形成、クッパー細胞過形成及び細胞分裂の亢進
25 がみられた。尿中 Sa 濃度及び Sa/So 比は、484 mg/kg 飼料投与群の雄で対
26 照群に比べて有意に上昇した(参照 4. National_Toxicology_Program
27 (2001) #103)。

28

29 e. 28 日間混餌投与試験

30 B6C3F1/Nctr マウス (雌、一群 8 匹、フモニシンを投与しない対照群 16
31 匹) に、精製 FB1 (純度 >97%)、FB2 又は FB3 をそれぞれ 3 用量で 28 日
32 間混餌投与する亜急性毒性試験が実施された。それぞれの投与群に給与した
33 飼料中のフモニシン濃度は、FB1 が、10、52 又は 103 mg/kg 飼料、(0、2.2、
34 11.5 又は 22.9 mg/kg 体重/日に相当、JECFA 換算) FB2 が、8、41 又は 82
35 mg/kg 飼料、FB3 が、11、55 又は 110 mg/kg 飼料であった。いずれのフモ
36 ニシン投与群でも、摂餌量及び増体量に用量依存的な変化はみられなかった。
37 52 mg/kg 飼料以上の FB1 投与群では、対照群と比べて、血清中の総コレス
38 テロール濃度、総胆汁酸濃度及び ALP 活性が用量依存的に有意に上昇し、

1 肝臓中セラミド濃度が有意に減少した。肝臓の相対重量は、52mg/kg 飼料の
 2 FB1 投与群で減少傾向にあり、103 mg/kg 飼料の FB1 投与群では対照群に
 3 比べて有意に減少した。肝臓の Sa/So 比は、全ての FB1 投与群で用量依
 4 存的に増加し、すべての FB1 投与群で対照群に比べて有意に増加した。肝臓、
 5 脳、心臓、腎臓、脾臓及び腸間膜リンパ節を用いた病理組織学的検査の結果、
 6 52 mg/kg 飼料以上の FB1 投与群の肝臓で、小葉中心性に肝細胞のアポトー
 7 シスの用量依存的な増加、肝細胞の肥大及び空胞変性、クッパー細胞の過形
 8 成並びにマクロファージに色素沈着がみられた。当該試験において、FB1 投
 9 与群に肝毒性が認められたが、FB2 及び FB3 投与群のマウスでは、血液検
 10 査、臓器重量、肝臓の Sa/So 比に投与用量依存的な変化はみられなかった(参
 11 照 5. PC Howard, et al. (2002) #77)。

12

13 f. 13 週間混餌投与試験

14 B6C3F1 マウス（雌雄、それぞれ 1 群 15 匹）に、0、1、3、9、27 又は 81
 15 mg/kg 飼料の用量で *F. moniliforme* の培養物から抽出、精製した FB1（純
 16 度>98%）を 13 週間混餌投与する亜急性毒性試験が実施された。FB1 の平均
 17 投与量は、雄で 0、0.30、0.84、2.44、7.38 又は 23.1 mg/kg 体重/日、雌で
 18 は 0、0.31、1.00、3.03、9.71 又は 28.9 mg/kg 体重/日であった。雄に毒性
 19 影響はみられなかった。81 mg/kg 飼料の FB1 投与群（28.9 mg/kg 体重/日）
 20 の雌マウスの肝臓に、肝細胞の壊死及び巨細胞化、分裂像の増加、好中球及
 21 びマクロファージの浸潤並びにマクロファージへの色素沈着が、小葉中心性
 22 に認められた。また、FB1 を投与しない対照群に比べて ALT 活性、アスパ
 23 ラギン酸アミノトランスフェラーゼ（AST）活性、ALP 活性、乳酸デヒドロ
 24 ゲナーゼ（LDH）活性、総コレステロール濃度、総タンパク質濃度及び総ビ
 25 リルビンの濃度が有意に高値となった。雌マウスの肝障害を指標とした FB1
 26 の NOAEL は 27 mg/kg 飼料（9.71 mg/kg 体重/日）と著者らは考察してい
 27 る(参照 6. KA Voss, et al. (1995) #162)。

28

29 g. 16 週間混餌投与試験

30 マウス（雌、系統不明、一群 15 匹）に 0 又は 150 mg/kg 飼料（22.5 mg/kg
 31 体重/日に相当、事務局換算²）の精製 FB1 を 16 週間混餌投与する亜急性
 32 毒性試験が実施された。増体量に FB1 の用量依存的な変化はみられなかつ
 33 た。FB1 投与群では、組織学的に軽度から中等度の胃粘膜の萎縮がみられ、
 34 FB1 を投与しない対照群に比べて胃の壁細胞数が有意に減少し、胃粘膜の

² JECFA で用いている換算(IPCS:EHC70)を用いて摂取量を推定

種	最終体重(kg)	摂取量(g/動物/ 日)	摂取量(g/kg 体重/ 日)
マウス	0.02	3	150

1 高さ及び胃腺の分裂細胞数が有意に減少した。免疫組織化学染色の結果、
2 FB1 投与群では、対照群に比べて胃の上皮細胞にアポトーシスを抑制する
3 タンパク質である Bcl-2 陽性細胞の減少及びアポトーシスを促進するタン
4 パク質である Bax 陽性細胞の増加がみられた。(参照 7. AM Alizadeh, et
5 al. (2015) #176)。

6 7 h. 24 週間混餌投与試験 (NTP)

8 B6C3F1 マウス (雌雄、それぞれ一群 20 匹) に、2 年間試験と同じ用量の
9 精製 FB1 (純度 96%) を 24 週間混餌投与し、投与開始 3、7、9 又は 24 週
10 目に 4 匹ずつ病理学的検査が実施された。FB1 の投与量は、雄では、0、5、
11 15、80 又は 150 mg/kg 飼料 (0、0.6、1.7、9.7 又は 17.1 mg/kg 体重/日に
12 相当)、雌では、0、5、15、50 又は 80 mg/kg 飼料 (0、0.7、2.1、7.1 又は
13 12.4 mg/kg 体重/日に相当) であった。15 mg/kg 飼料以上の FB1 投与群の
14 雌では、投与開始 24 週目までに肝臓に小葉中心性の肝細胞アポトーシス及
15 び壊死、細胞質に空胞変性、クッパー細胞増生、小葉中心性の色素沈着が散
16 見された。小葉中心性の肝細胞アポトーシスは、FB1 投与開始 3 週間目から
17 150 mg/kg 飼料投与群に認められたが、時間又は投与量依存性はみられな
18 かった。肝臓の Sa/So 比は、FB1 投与開始 3 週間目に 50 mg/kg 飼料以上の投
19 与群及び投与開始 9 週間目に 5 mg/kg 飼料以上の投与群で、FB1 を投与し
20 ない対照群に比べて有意な上昇が認められたが、投与開始 7 及び 24 週目
21 では、すべての投与群と対照群の間に有意な差はみられなかった。尿クレアチ
22 ニン濃度及びタンパク濃度に FB1 投与による影響は認められなかった。雄
23 の肝臓の Sa/So 比は、80 mg/kg 飼料投与群で投与開始 7 週間目のみ対照群
24 に比べて有意に上昇した(参照 4. National Toxicology Program (2001)
25 #103)。

26

27 i. 26 週間混餌投与試験

28 FB1 の発がん性に p53 たんぱく質が関与しているか否かを調べる目的で、
29 トランスジェニック p53^{+/+}-マウス (p53 欠損アレルのヘテロ接合マウス) 及
30 びその野生型である p53^{+/+}-マウス (雄、それぞれ一群 10 匹) に、精製 FB1
31 (純度 97%) を 0、5、50、150 mg/kg 飼料の用量で 26 週間混餌投与した。
32 算出した FB1 摂取量は、p53^{+/+}-マウスで 0、0.37、3.88 又は 12.6 mg/kg 体
33 重/日並びに野生型マウスで 0、0.39、3.87 又は 12.2 mg/kg 体重/日であっ
34 った。p53^{+/+}-マウス及び野生型マウスともに肝臓の相対重量に変化はみられな
35 かった。両マウスともに、すべての FB1 投与群で、肝臓及び腎臓中の Sa、
36 So1P 及びデオキシ-Sa 濃度が FB1 の用量依存的に上昇した。両マウスの
37 150 mg/kg 飼料 FB1 投与群の肝臓に結節がみられた。また、両マウスの
38 すべての FB1 投与群 の肝臓 では、~~肝細胞肥大~~肝細胞の巨細胞化 が用量依存

1 的に増加し、50 mg/kg 飼料以上の FB1 投与群で、アポトーシス、細胞壊死、
2 細胞分裂及び多核の肝細胞が用量依存的に増加した。両マウスともに、150
3 mg/kg 飼料の FB1 投与群で肝腫瘍及び胆管腫瘍が認められたが、腎臓への
4 影響はみられなかった。p53+/-マウス及び野生型マウスへの FB1 の毒性影
5 響に違いはほとんどみられず、FB1 の毒性作用は非遺伝毒性のメカニズムに
6 よるものと著者らは考えた。肝細胞肥大—細胞の巨細胞化を指標として
7 p53+/-マウス及び野生型マウスのデータを合計して推計した FB1 の
8 BMDL₁₀は 0.15 mg/kg 体重/日であった(参照 8. G Bondy, et al. (2012)
9 #144)。

11 ② ラット

12 a. 11 日間強制経口投与試験

13 Sprague-Dawley ラット (雌雄、一群 6~7 匹) に、精製 FB1 (純度不明)
14 を 0、1、5、15、35 又は 75 mg/kg 体重/日の用量で 11 日間強制経口投与す
15 る亜急性毒性試験が実施された。雌雄ラットの肝臓及び腎臓に FB1 用量依
16 存的な障害が認められた。雄ラットの主な標的器官は腎臓で、すべての FB1
17 投与群の雄及び 5 mg/kg 体重/日以上投与群の雌で、腎臓尿細管上皮細胞
18 の単細胞壊死及び脱落上皮細胞が認められた。血中クレアチニン濃度は、
19 FB1 を投与しない対照群に比べて 75 mg/kg 体重/日 FB1 投与群の雄及び 15
20 mg/kg 体重/日以上投与群の雌で有意に上昇した。雌雄ラットの 35
21 mg/kg 体重/日以上投与群で肝臓の絶対重量がそれぞれの対照群と比
22 べて有意に減少した。雌では、15 mg/kg 体重/日以上投与群で肝臓の
23 相対重量が対照群と比べて有意に減少したが、雄ラットでは、肝臓の相対重
24 量に FB1 投与依存的な変化はみられなかった。肝細胞壊死は、雌雄ラット
25 共に 15 mg/kg 体重/日以上投与群でみられ、肝細胞の増殖亢進は、
26 35 mg/kg 体重/日以上投与群の雄及び 15 mg/kg 体重/日以上投与群の雌に認められた。雄
27 ラットでは、対照群にくらべて 75 mg/kg 体重/日の FB1 投与群で、血清中
28 ALT 及びγグルタミルトランスペプチダーゼ (γGTP) 活性並びにコレステ
29 ロール濃度が有意に上昇した。雌ラットでは、対照群と比べて、5 mg/kg 体
30 重/日以上投与群で血清中コレステロール濃度の有意な上昇がみられ、
31 35 mg/kg 体重/日以上投与群で血清 ALT 及び ALP 活性が有意に上
32 昇した。FB1 に対して最も感受性が高く、障害がみられたのは腎臓で、雌ラ
33 ットより雄ラットの感受性が高かった(参照 9. G Bondy, et al. (1996) #166,
34 10. GS Bondy, et al. (1998) #168)。

36 b. 14 日間強制経口投与試験

37 Sprague-Dawley ラット (雄、一群 8~10 匹) に、精製 FB1 (純度 98%)
38 を 5、15 又は 25 mg/kg 体重/日の用量で 14 日間強制経口投与する亜急性毒性

1 試験が実施された。FB1を投与しない対照群と比べて、15 mg/kg体重/日以
2 上のFB1投与群では体重減少がみられた。臓器重量並びに赤血球数
3 (RBC)、白血球数(WBC)、ヘモグロビン濃度、ヘマトクリット等の血液
4 検査の結果にFB1投与量依存的な変化はみられなかった(参照 11. H
5 Tryphonas, et al. (1997) #139)。

6 7 c. 28日間混餌投与試験

8 F344ラット(雌雄、一群それぞれ10匹)に、0、99、163、234、又は484
9 mg/kg飼料(0、12、20、28又は56 mg/kg体重/日に相当、JECFA換算)
10 の用量で精製FB1(純度>92.5%)を~~13週間~~28日間混餌投与する亜急性毒
11 性試験が実施された。雌雄ともにFB1投与群の増体量が用量依存的に低下
12 傾向にあった。FB1を投与しない対照群と比べて、雌雄ともに234 mg/kg
13 飼料以上のFB1投与群で肝臓の絶対重量が有意に減少し、すべてのFB1投
14 与群で腎臓の絶対重量が有意に減少した。組織学的検査の結果、雄では、す
15 べてのFB1投与群で腎皮質内層の尿細管上皮細胞にアポトーシスがみられ、
16 163 mg/kg飼料以上の投与群で尿細管の変性がみられた。雌では、163
17 mg/kg飼料以上のFB1投与群で尿細管上皮細胞にアポトーシスがみられた。
18 肝臓では、肝細胞のアポトーシス、肝小葉構造の変性、胆管過形成及び肝細
19 胞増殖が認められた。これらの肝障害は、雄では234 mg/kg飼料以上のFB1
20 投与群にみられ、雌では肝細胞のアポトーシスが99 mg/kg飼料以上、その
21 他の肝障害は163又は234 mg/kg飼料以上の投与群にみられた(参照 12.
22 WH Tolleson, et al. (1996) #89)。

23 24 d. 4週間混餌投与試験

25 Sprague-Dawleyラット(雌雄、一群それぞれ3匹)に、0、15、50又は
26 150 mg/kg飼料(雌:0、1.4、4.1又は13.0 mg/kg体重/日、雄:0、1.4、
27 4.7、13.6 mg/kg体重/日)の用量で精製FB1(純度>99%)を4週間混餌投
28 与する亜急性毒性試験が実施された。体重、摂餌量及び一般状態にFB1用
29 量依存的な変化はみられなかった。血清TGの有意な増加が雄の50 mg/kg
30 飼料以上のFB1投与群及び雌雄の150 mg/kg飼料FB1投与群に、血清コ
31 レステロール及びALPの有意な増加が雌の150 mg/kg飼料FB1投与群に
32 みられた。150 mg/kg飼料FB1投与群の雌雄すべてのラットの肝臓に散在
33 性の単細胞壊死及び核濃縮がみられ、細胞質には空胞変性が認められた。雄
34 の15 mg/kg飼料以上及び雌の50 mg/kg飼料以上の投与群で、腎臓髄質境
35 界部に尿細管上皮細胞の単細胞壊死、脱落、好塩基性化及び過形成が認めら
36 れた。同用量で精製FB1(純度90~94%)をSprague-Dawleyラット(雌
37 雄、一群それぞれ3匹)に4週間混餌投与した結果、純度>99%の精製FB1
38 と同様の肝障害が150 mg/kg飼料の雌雄FB1投与群で、~~腎毒性~~ネフロー

1 ゼ が雄の 15 mg/kg 飼料以上及び雌の 50 mg/kg 飼料以上に認められた。
2 腎臓の Sa 及び Sa/So 比は雌雄ともにすべての投与群で有意に増加した。肝
3 臓の Sa/So 比は雄の 150 mg/kg 飼料投与群、雌の 50 mg/kg 飼料以上の投
4 与群で有意に増加し、尿中の Sa/So 比は雄の 15 mg/kg 飼料投与群以上、雌
5 の 50 mg/kg 飼料以上の投与群で有意に増加した。血清中の Sa/So 比は雌雄
6 ともに 150 mg/kg 飼料の投与群で有意に増加した(参照 13. KA Voss, et al.
7 (1993) #271, 14. KA Voss, et al. (1995) #165)。

8

9 e. 28 日間混餌投与試験 (NTP)

10 2 年間発がん試験の予備試験として、雌雄 F344 ラット (雌雄、それぞれ
11 一群 18 匹) に 0、99、163、234 又は 484 mg/kg の精製 FB1 (純度 92%)
12 を含む飼料 (雌雄ともに 0、12、20、28 又は 56 mg/kg 体重/日に相当) を
13 28 日間給与した。雌雄ともに 484 mg/kg 飼料 FB1 投与群の平均体重は、
14 FB1 を投与しない対照群にくらべて有意に減少した。484 mg/kg 飼料 FB1
15 投与群の雄では、飼料摂取量も有意に減少した。血液化学検査の結果、484
16 mg/kg 飼料 FB1 投与群の雌雄では、FB1 を投与しない対照群に比べてクレ
17 アチニン濃度、総コレステロール濃度、TG 濃度、ALT 活性、ALP 活性、AST
18 活性及びγGTP 活性が有意に高値となり、雄では、総胆汁酸濃度も有意に高
19 値となり、脂質代謝異常及び肝障害を示していた。尿中 Sa/So 比は、雄では
20 すべての FB1 投与群で、雌では 163 mg/kg 飼料以上 の FB1 投与群 で対照
21 群に比べて有意に高かった。腎臓の絶対重量及び相対重量は雌雄ともにすべ
22 ての投与群で対照群に比べて有意に減少した。雄のすべての FB1 投与群及
23 び雌の 163 mg/kg 飼料以上の FB1 投与群で、腎臓の皮質内層の尿細管上皮
24 細胞を主体としたアポトーシス及び変性が認められた。肝臓の肝細胞アポト
25 ーシス及び変性は、雌の 234 mg/kg 飼料以上及び雄の 163 mg/kg 飼料以上
26 の FB1 投与群に認められた(参照 4. National Toxicology Program (2001)
27 #103)。

28

29 f. 13 週間混餌投与試験

30 F344 ラット (雌雄、一群それぞれ 15 匹) に、*F. moniliforme* の培養物か
31 ら抽出、精製した FB1 (純度>98%) を、0、1、3、9、27 又は 81 mg/kg 飼
32 料の用量で 13 週間混餌投与する亜急性毒性試験が実施された。FB1 の平均
33 投与量は、雄では 0、0.07、0.21、0.62、1.92 又は 5.66 mg/kg 体重/日、
34 雌では 0、0.08、0.24、0.73、2.15 又は 6.35 mg/kg 体重/日であった。雌雄
35 ともに、9 mg/kg 飼料以上の FB1 投与群で腎臓絶対重量が有意に減少し、
36 27 mg/kg 飼料以上の投与群で腎臓相対重量が有意に減少した。雄の 9 mg/kg
37 飼料以上の投与群及び雌の 81 mg/kg 飼料投与群の腎臓では、髄質外帯の髓
38 放線に沿って尿細管細胞の変性及び壊死が広がっていた。また、核濃縮を起

1 こし、細胞質が好酸性化した壊死細胞が管腔内に脱落していた。雌雄ともに
2 肝障害は認められなかった。雄の腎症を指標とする当該試験の NOAEL は 3
3 mg/kg 飼料 (0.21 mg/kg 体重/日に相当) であった(参照 6. KA Voss, et al.
4 (1995) #162)。

5

6 g. 26 週間混餌投与試験 (NTP 試験)

7 F344 ラット (雌雄、それぞれ一群 20 匹) に、2 年間試験と同じ用量の精
8 製 FB1 (純度 $\geq 96\%$) を 26 週間混餌投与し、投与開始 6、10、14 又は 26
9 週目に 4 匹ずつ病理学的検査が実施された。FB1 の投与量は、雄では 0、5、
10 15、50 又は 150 mg/kg 飼料 (0、0.25、0.76、2.5 又は 7.5 mg/kg 体重/日
11 に相当)、雌では 0、5、15、50 又は 100 mg/kg 飼料 (0、0.31、0.91、3.0
12 又は 6.1 mg/kg 体重/日に相当) であった。血液検査、血液生化学検査、尿
13 検査の結果、FB1 投与による用量依存的な変化は認められなかった。雄ラッ
14 トでは、腎臓皮質尿細管上皮細胞のアポトーシスが、投与開始 6 週目から 14
15 週目まで、15 mg/kg 飼料以上の FB1 投与群のすべてのラットに認められ
16 た。投与開始 26 週目では、5 mg/kg 飼料投与群で 4 匹中 1 匹にも腎臓皮質
17 尿細管上皮細胞のアポトーシスが認められた。腎臓尿細管上皮細胞の増殖は、
18 50 mg/kg 飼料以上の FB1 投与群の雄ラットで投与開始 6 週間以降に、雌ラ
19 ットでは、100 mg/kg 飼料投与群にみられた。尿中 Sa/So 比は雄ラットで
20 FB1 投与開始 6 週目に 150 mg/kg 飼料 FB1 投与群で FB1 を投与しない対
21 照群に比べて有意に高値となり、投与開始 10 週間目及び 21 週目に 5 mg/kg
22 飼料以上並びに 14 週目に 15 mg/kg 飼料の FB1 投与群で用量依存的に対照
23 群と比べて有意に上昇し、雌ラットでは、6、14、26 週目に 50 mg/kg 飼料
24 以上の FB1 投与群で用量依存的に対照群と比べて有意に上昇した(参照 4.
25 National Toxicology Program (2001) #103)。

26

27 ③ ウサギ

28 a. 3~19 日間強制経口投与試験

29 妊娠 New Zealand White(NZW)ウサギ (一群 5 匹) に、精製 FB1 (純度
30 92.3%) を 0、0.25、0.50、1.00、1.25 又は 1.75 mg/kg 体重/日の用量で、妊
31 娠 3~19 日に強制経口投与した。妊娠 11~22 日の間にいずれの投与群にお
32 いても 1 匹又は数匹以上の母動物が死亡した。死亡した母動物の肝臓及び
33 腎臓にアポトーシスを含む変性が認められた。死亡した 1.75 mg/kg 体重/日
34 投与群の 1 匹の母ウサギの海馬に中程度の白質脳軟化、多発性局所性血管周
35 囲性出血及び浮腫がみられた (参照 15. TJ Bucci, et al. (1996) #135)。

36

37 ④ ブタ

38 a. 6 日間強制経口投与試験

1 3 週齢の雄性ヨークシャー雑種離乳ブタに、FB1 を含む *F. verticillioides*
 2 培養抽出液又は精製 FB1 (純度>95%) を 0.5 mg/kg 体重/日の用量で 6 日間
 3 強制経口投与した。FB1 投与最終日に、ブタに病原性 *Escherichia coli* (*E.*
 4 *coli*) 菌株を接種し、24 時間後に実施された剖検又は組織学的検査において、
 5 投与に関係する臓器への有意な影響はみられなかった。また、体重増加量、
 6 臨床症状、血漿の生化学分析で投与に関係する変化は認められなかった。
 7 *E.coli* 接種 24 時間後の腸の検査から、FB1 含有培養抽出物又は精製 FB1 の
 8 いずれの投与でも、回腸、盲腸及び結腸において菌のコロニー形成の有意な
 9 増加がみられた。コロニー形成と腸外器官(腸間膜リンパ節、肺、肝臓、脾
 10 臓)への転移の程度は、精製 FB1 より FB1 含有培養抽出物を投与したブタ
 11 のほうが大きかったことから、著者らは、抽出物中の未確認の物質が FB1 と
 12 相乗的に作用していると考察した(参照 16. IP Oswald, et al. (2003) #158)。

13

14 b. 8 週間混餌投与試験

15 去勢雄及び未経産ヨークシャーブタ(雌雄、一群それぞれ 4 頭)に、0、
 16 0.1、1.0 又は 10.0 mg/kg 飼料(0、0.004、0.04 又は 0.4 mg/kg 体重/日に
 17 相当、事務局換算³⁾)の精製 FB1 (純度>98%) を含む飼料を 8 週間給与す
 18 る亜急性毒性試験が実施された。雄では、FB1 を投与しない対照群と比べて
 19 1.0 mg/kg 飼料の FB1 投与群で 8%及び 10.0 mg/kg 飼料の FB1 投与群で
 20 11%の体重増加抑制がみられた。総コレステロール濃度は、投与 2 週目に、
 21 1.0 mg/kg 飼料以上の FB1 投与群の雄で、対照群と比べて有意に高かった
 22 が、8 週間目には雌雄ともに 1.0 mg/kg 飼料の FB1 投与群のみ対照群に比
 23 べて有意に高かった。肝臓、腎臓及び肺の Sa/So 比が、雌雄ともに 10.0 mg/kg
 24 飼料投与群で対照群に比べて有意に高値であった(参照 17. BA Rotter, et al.
 25 (1996) #171)。

26

27 <培養物等を用いた知見>

28 ①マウス

29 a. 43 日間混餌投与試験

30 BALB/c マウス(雌、一群 24 匹)に、*F. verticillioides* 培養物から抽出し
 31 た FB1 及び FB2 を総量として、0、50、150 mg/kg 飼料(0、7.5、22.5 mg/kg
 32 体重/日に相当、事務局換算²⁾)を含む飼料を 42 又は 43 日間給与する試験が
 33 実施された。当該試験では、各群 20 匹に *Trypanosoma cruzi* (*T.cruzi*) が
 34 フモニシン投与開始 6 日目に 1000 個腹腔内投与された。*T.cruzi* 接種の有

³⁾ JECFA で用いている換算(IPCS:EHC70)を用いて摂取量を推定

種	最終体重(kg)	摂取量(g/動物/ 日)	摂取量(g/kg 体重/ 日)
ブタ	60	2400	40

1 無にかかわらず、フモニシン投与群には軽度な肝細胞のアポトーシス及び肝細
2 胞の大小不同が認められ、肝臓の Sa/So 比が用量依存的に増加した(参照 18.
3 C Dresden Osborne, et al. (2002) #157)。

4

5 ②ラット

6 a. 10日間混餌投与試験

7 Sprague-Dawley ラット (雄、一群 12 匹) に *F. verticillioides* 培養物を
8 添加して、総フモニシン (FB1、FB2 及び FB3 の重量比は 1.00:0.45:0.10)
9 を 13.5 又は 88.6 mg/kg 飼料含む飼料を 10 日間給与し、投与開始 1、3、5
10 又は 10 日目に肝臓、腎臓、心臓の病理検査を実施するとともに、FB1 及び
11 スフィンゴ脂質の濃度が調べられた。対照群に給与した培養物を添加しない
12 飼料のフモニシン濃度は 1.1 mg/kg 飼料であった。フモニシン蓄積は、フモ
13 ニシン投与 1 日目から肝臓及び腎臓に認められ、その蓄積量は腎臓に多く、
14 肝臓の 10 倍ほどであった。腎臓 髄質外層 の尿細管上皮細胞の 壊死-アポト
15 ーシス 及びそれに伴う再生性・反応性変化を指標に腎毒性をスコア化す
16 ると、腎毒性は、13.5 mg/kg 飼料のフモニシン投与群で投与 5 日目から及
17 び 88.6 mg/kg 飼料のフモニシン投与群で投与 3 日目から認められた。投与
18 5 日目からは、用量依存的に腎毒性がみられた。腎臓では Sa の濃度が投与
19 1 日目から有意に高値となった。So の濃度は、Sa より低値で、投与 5 日目
20 から対照群と比べて有意に高値となった。これらの代謝物であるスフィンガ
21 ニン 1 リン酸 (Sa-1-P) 及びスフィンゴシン 1 リン酸 (So-1-P) も投与 3~
22 5 日目にはすべての投与群に認められた。肝臓では肝細胞の壊死及びそれに
23 伴う再生性・反応性変化をを指標とすると、軽度な肝障害が投与 5 日目及び
24 10 日目の 88.6 mg/kg 飼料のフモニシン投与群に認められた。肝臓では、対
25 照群と比べて 88.6 mg/kg 飼料のフモニシン投与群で投与 10 日目に Sa 濃
26 度及び投与 5 日目に So 濃度の有意な増加が認められた。心臓に病理学的な
27 変化は認められなかった。心臓の Sa 及び So は、対照群と比べて投与開始 5
28 日目に 88.6 mg/kg 飼料のフモニシン投与群で有意に高値となった。Sa 及
29 び So のリン酸化物は検出されなかった(参照 19. RT Riley, et al. (2006)
30 #58)。

31

32 b. 3週間混餌投与試験

33 Sprague-Dawley ラット (雄、一群 10 匹) に、FB1、FB2 及び FB3 を産
34 生する菌株、FB2 のみを産生する菌株又は FB3 のみを産生する菌株の 3 種
35 の *F. moniliforme* 培養物を添加した飼料を 3 週間給与する亜急性毒性試験
36 が実施された。総フモニシン投与群には、総フモニシンとして 6.9、53 又は
37 303 mg/kg (FB1、FB2 及び FB3 の割合は 1.0:0.38:0.15) 含む飼料、FB2 投
38 与群には 4.6、32 又は 219 mg/kg の FB2 を含む飼料、FB3 投与群には 6.7、

1 49 又は 295 mg/kg の FB3 を含む飼料が給与された。培養物を添加しない
2 飼料を給与した対照群と比べて総フモニシン、FB2 及び FB3 投与群に増体
3 量の抑制、腎臓の相対重量減少、血清中 ALT、ALP 及び LDH 活性の上昇が
4 みられた。また、総フモニシン投与群では、肝細胞及び主に腎臓髄質外層の
5 尿細管上皮細胞にアポトーシスがみられた。総フモニシン投与群及び FB2
6 投与群では、副腎皮質の 索状帯に空胞変性が認められた。毒性の強さは総
7 フモニシン投与群 \geq FB2>FB3 であった。全てのフモニシンの最高濃度投与
8 群の肝臓の Sa/So 比及び 53 mg/kg 飼料以上の総フモニシン投与群の腎臓
9 の Sa/So 比が対照群と比較して有意に増加した。培養物を添加した飼料を 3
10 週間給与後に、それぞれ 5 匹ずつに回復期間として培養物を添加しない飼料
11 を 3 週間給与すると、すべての FB2 及び FB3 投与群並びに 6.9 mg/kg 飼料
12 の総フモニシン投与群では、体重、臓器重量、血液化学検査、肝臓及び腎臓
13 の Sa/So 比に、対照群との差はみられなかった(参照 20. KA Voss, et al.
14 (1998) #10)。

15

16 c. 35 日間混餌投与試験

17 Wistar ラット (雌、一群 13 匹) に、*F. verticillioides* 培養物を添加して、
18 10 又は 20 mg/kg の FB1 を含む飼料を 35 日間給与し、体重を測定すると
19 ともに糞を採取して飼料の消化率が調べられた。対照群に給与した飼料の FB1
20 濃度は 0.2 mg/kg 飼料であった。FB1 投与群では、対照群と比較して体重
21 及び体重増加率が有意に減少した。飼料及び糞中の乾燥物、粗蛋白質、粗繊
22 維、エーテル抽出物、灰分、可溶性無窒素物について分析した結果、FB1 投
23 与群では飼料消化率の用量依存的な低下が認められた(参照 21. FA Gbore,
24 et al. (2010) #156)。

25

26 d. 8 週間混餌投与試験

27 Sprague-Dawley ラット (雄、一群 10 匹) に、*F. verticillioides* により発
28 酵させたコーングリッツの加工産物を添加した飼料をラットに給与した。6
29 種類の加工産物を含む飼料を給与したラットの平均 FB1 摂取量は、0.0251、
30 0.103、0.222、0.354、0.698 又は 1.804 mg/kg 体重/日であった。FB1 の用
31 量依存的に、腎臓のアポトーシス、スフィンゴ塩基濃度の上昇を含む腎毒性
32 のスコアが上昇した。0.0251 mg/kg 体重/日の FB1 投与群に腎毒性はみ
33 られなかった(参照 22. K Voss, et al. (2011) #85)。

34

35 e. 12 週間混餌投与試験

36 Wistar ラット (雄、一群 6 匹) に *F. verticillioides* 培養物から抽出した
37 FB1 を 0 又は 100 mg/kg 含む飼料を 90 日間給与する亜急性毒性試験が実施
38 された。90 日間の総 FB1 摂取量は、810 mg/kg 体重であった。FB1 を投与

1 しない対照群に比べて FB1 投与群では、飼料摂取量、体重及び体重増加の
2 減少がみられた。肝臓では、血管周囲に組織球浸潤及びクッパー細胞の増加、
3 腎臓では尿細管上皮細胞の壊死及びアポトーシス、小腸陰窩では細胞分裂像
4 の増加及びリンパ球浸潤がみられた。血液化学検査の結果、対照群に比べて
5 FB1 投与群では、血清 ALP 活性の有意な上昇と、TG の有意な減少が認め
6 られた(参照 23. MG Theumer, et al. (2002) #137)。

7

8 ③ウサギ

9 a. 5週間混餌投与試験

10 雑種ウサギ(雄、1群10匹)に、*F. verticillioides* 培養物を添加して FB1
11 を 12.3 又は 24.56 mg/kg 含む飼料を 5 週間投与する亜急性毒性試験が実施
12 された。対照群に給与した、培養物を添加しない飼料の FB1 濃度は、0.35
13 mg/kg 飼料であった。体重及び体重増加に有意差はなかったが、24.56
14 mg/kg 飼料の FB1 投与群の飼料摂取量が有意に減少した。血清中の ALT 及
15 び AST に変化はみられなかった(参照 24. EO Ewuola, et al. (2008) #150)。

16

17 b. 196日間混餌投与試験

18 NZW×Chinchilla 交雑ウサギ(雄、1群12匹)に、*F. verticillioides* 培
19 養物を添加して 5.0、7.5 又は 10 mg/kg 飼料の FB1 を含む飼料を 196 日間
20 給与した。対照群に給与した、培養物を添加しない飼料の FB1 濃度は 0.13
21 mg/kg 飼料であった。FB1 の一日投与量は、それぞれ 0.005(対照群)、0.199、
22 0.292 又は 0.373 mg/kg 体重/日相当であった。FB2 及び FB3 濃度は無視で
23 きる程度であった。10 mg/kg 飼料の FB1 投与群では肝臓及び脾臓の相対重
24 量が有意に減少した。腎臓及び精巣の相対重量は、すべての用量で有意に増
25 加した。組織学的検査の結果、5.0 mg/kg 飼料以上の FB1 投与群の肝臓及
26 び腎臓に細胞壊死、精巣にセルトリ細胞の変性、胃及び小腸に粘膜のびらん
27 が用量依存的に認められた。心臓及び副腎に影響はみられなかった(参照 25.
28 EO Ewuola (2009) #148)。同じ条件で FB1 を含む飼料を NZW×Chinchilla
29 交雑ウサギ(雄、1群12匹)に 84 日間投与した結果、7.5 mg/kg 飼料以上
30 の FB1 投与群で、ヘマトクリット値及び赤血球の減少並びに白血球の増加
31 がみられた。5.0 mg/kg 飼料以上の FB1 投与群で、血清中の総タンパク質、
32 アルブミン及びアルブミン/グロブリン比が有意に低下した。7.5 mg/kg 飼
33 料以上の FB1 投与群で血清中グロブリン、10 mg/kg 飼料の FB1 投与群で
34 AST 活性及び 5.0 mg/kg 飼料以上の FB1 投与群で ALP 活性が有意に増加
35 した(参照 26. EO Ewuola, et al. (2008) #149)。

36

37 ④ブタ

38 a. 14日間強制経口投与試験

1 離乳ブタ（雌、4週齢、一群6頭）に、*F. verticillioides* の培養抽出液（FB1:
2 530.85 mg/L、FB2: 133.30 mg/L、FB3: 35.60 mg/L）をFB1として2.8
3 $\mu\text{mol/kg}$ 体重/日の用量で14日間連続強制経口投与する亜急性毒性試験が実
4 施された。FB1投与群では、肝臓に肝細胞索の構造異常、肝細胞の空胞変
5 性、炎症性細胞浸潤及び肝細胞肥大がみられ、小腸では、リンパ管の拡張、
6 間質の浮腫並びに小腸絨毛の短縮及び融合がみられた。血漿中アルブミン、
7 総タンパク質、TG、総コレステロール、フィブリノーゲン及び γGTP 活性は、
8 培養抽出物を投与しない対照群に比べて有意に増加した（参照 27. B
9 Grenier, et al. (2012) #146）。

10

11 b. 28日間混餌投与試験

12 離乳ブタ（1群雌及び去勢雄それぞれ2頭、7週齢、平均体重15kg）に、
13 *F. moniliforme* 培養物を添加してFB1及びFB2を総量で約10 mg/kg（FB1:8
14 mg/kg 飼料及びFB2:3 mg/kg 飼料）又は30 mg/kg（FB1:26 mg/kg 飼料及
15 びFB2:8 mg/kg 飼料）含む飼料を28日間給与した。培養物を添加しない飼
16 料を給与した対照と比較して、30 mg/kg フモニシン投与群に、飼料摂取量
17 及び体重増加量の有意な減少、赤血球数、ヘマトクリット及び総タンパクの
18 上昇、血清中ALP、AST、ALT、総ビリルビン及びコレステロールの有意な
19 上昇が認められた。30 mg/kg フモニシン投与群の1頭が肺水腫で死亡した。
20 肺水腫、肝臓の変性等の病理学的変化は、30 mg/kg 投与群でのみ認められ
21 た（参照 28. P Dilkin, et al. (2003) #147）。

22

23 c. 8週間混餌投与試験

24 去勢離乳ブタ（一群5頭）に *F. moniliforme* の培養液を添加してFB1を
25 0、1、5又は10 mg/kg 含む飼料を8週間給与する亜急性毒性試験が実施さ
26 れた。一般所見、体重及び体重増加量にFB1投与依存的な変化はみられな
27 かった。心臓、肝臓、肺、腎臓、脳、脾臓及び膵臓の病理学的検査の結果、
28 1 mg/kg 飼料投与群の4頭中1頭の肺では肺尖部及び後葉の小葉間中隔
29 に軽度な肥厚がみられた。5 mg/kg 飼料FB1投与群の5頭中2頭及び10
30 mg/kg FB1飼料投与群の4頭中3頭の肺では、中隔の肥厚、肺に出血が認
31 められ、FB1投与量依存的に肺重量が有意に増加した。投与群で数頭の肝臓、
32 10 mg/kg 飼料以上の投与群で1頭の心臓及び腎臓、5 mg/kg 飼料以上の投
33 与群で2頭の食道に病変が認められた（参照 29. M Zomborszky-Kovacs, et
34 al. (2002) #164）。

35

36 d. 4～20週間混餌投与試験

37 離乳去勢ブタ（雄、1群5頭）に、*F. moniliforme* 培養物を添加した飼料
38 を最長20週間給与した。試験1では、FB1として0、10、20及び40 mg/kg

1 飼料の用量で4週間給与した。20 mg/kg 飼料以上のFB1投与群で、経時的
2 及び用量依存的に血漿中AST活性が有意に上昇し、10 mg/kg 飼料以上の
3 FB1投与群で軽度～重度の肺水腫が認められた。試験2では、FB1として
4 0、1、5及び10 mg/kg 飼料の用量で8週間給与し、試験3では、試験2と
5 同じFB1用量の飼料を20週間給与した。試験2及び3の結果、5 mg/kg
6 飼料以上のFB1投与群で血清中Sa/So比が有意に増加した。1 mg/kg 飼料
7 以上のFB1を2週間以上投与すると、不可逆性の肺線維化が生じた(参照
8 30. M Zomborszky-Kovács, et al. (2002) #163)。

9

10 e. 6ヵ月間混餌投与試験

11 離乳ブタ(雄、一群6頭)に*F. verticillioides*培養物を添加してFB1を
12 5.0、10.0、15.0 mg/kg 飼料の用量で6ヵ月間給与した。培養物を添加しな
13 い対照群の飼料中FB1の濃度は0.2 mg/kgであった。動物へのFB1の平均
14 1日投与量は、FB1投与群でそれぞれ6.0、11.5及び17.0 mg/kg 体重/日、
15 対照群で0.2 mg/kg 体重/日であった。5 mg/kg 飼料以上のFB1投与群で一
16 日乾物摂取量と飼料要求率が有意に増加し、10 mg/kg 飼料以上の投与群で
17 一日増体量が有意に減少した(参照 31. FA Gbore (2009) #151)。

18

19 ⑤鳥類

20 a. 63日間混餌投与試験

21 BUT9系統の七面鳥(雄、試験開始時8日齢、一群36羽)に、野外汚染
22 トウモロコシを添加してフモニシン(FB1及びFB2)を0、5、10又は20
23 mg/kg 含む飼料を63日間給与した。飼料にフモニシン以外のかび毒汚染は
24 認められなかった。体重増加、血清生化学並びに肝臓及び腎臓における肉眼
25 的検査及び組織学的検査の結果、フモニシン投与による影響は認められな
26 かった。Sa/So比及びSa濃度が、20mg/kg 飼料の投与群で大きく増加した(参
27 照 32. D Tardieu, et al. (2007) #160)。

28

29 b. 77日間強制経口投与試験

30 ドバンアヒル(7日齢、一群8羽)に、*F. verticillioides*培養抽出物(FB1:
31 54%、FB2: 8%、FB3: 9%)から一部精製したFB1を0、2、8、32、128 mg/kg
32 飼料の用量で77日間強制経口投与する亜急性毒性試験が実施された。
33 32mg/kg 飼料以上のFB1投与群で肝臓及び脾臓の相対重量の有意な増加が
34 みられたが、組織学的検査の結果、変性は認められなかった。32 mg/kg 飼
35 料以上の投与群で、血清中のALP活性が有意に上昇した。8 mg/kg 飼料以
36 上の投与群で、Sa/So比が、血清、肝臓及び腎臓において有意に増加し、腎
37 臓における増加が顕著であった(参照 33. ST Tran, et al. (2005) #81)。

38

1 c. 41 日間混餌投与試験

2 ブロイラー（8 日齢、一群 12 羽）に *F. verticillioides* 培養抽出物を添加
3 して、FB1、FB2 及び FB3 を 50 mg/kg 含む飼料（FB1: 57.3、FB2: 18.5、
4 FB3: 6.0 mg/kg 飼料）又は 200 mg/kg 含む飼料（FB1: 201.0、FB2: 64.9、
5 FB3: 21.0 mg/kg 飼料）を 41 日間給与する亜急性試験が実施された。培養
6 物を添加しない飼料を給与した対照群に比べて、すべてのフモニシン投与群
7 で、体重、体重増加量が有意に減少し、心臓の相対重量は有意に増加した。
8 肝臓の相対重量は、フモニシン 200 mg/kg 飼料投与群で有意に増加した。
9 病理組織学的には、すべてのフモニシン投与群で、肝臓の空胞変性と胆管に
10 細胞増殖がみられた(参照 34. EN Tessari, et al. (2006) #161)。

11

12 ⑤ 霊長類

13 3 頭のヒヒに *F. verticillioides* 培養物を給与すると、投与開始 143 日目に
14 1 頭及び 248 日目に 1 頭、うっ血性心不全により死亡した。*F. verticillioides*
15 培養物の合計投与量は、それぞれおおよそ 2,860 g 及び 7,920 g であった。
16 残る 1 頭には *F. verticillioides* 培養物を 720 日間給与後に毒性が調べられ
17 た。*F. verticillioides* 培養物の合計投与量は 7,135 g であった。観察された
18 主な障害は、肝硬変であった。(参照 35. NP Kriek, et al. (1981) #131)

19

20 <その他の知見>

21 ~~—飼料用トウモロコシのフモニシン汚染を原因とするウマの白質脳軟化症~~
22 ~~—(Equine leukoencephalomalacia : ELEM) 及びブタの肺水腫 (Porcine~~
23 ~~pulmonary edema : PPE) が報告されている。以下にこれらの知見をまと~~
24 ~~めた。~~

25

26 ① ウマの ELEM

27 ~~—ウマでは、飼料中のフモニシン自然汚染トウモロコシを原因として、致死~~
28 ~~性の白質脳軟化症 (Equine leukoencephalomalacia : ELEM) が報告されて~~
29 ~~いる。初期症状として、無関心、食欲不振、衰弱、筋肉の震え等がみられ、~~
30 ~~組織学的には、脳にマクロファージの浸潤を伴う巣状の細胞壊死、浮腫及び~~
31 ~~出血がみられる(参照 36. EHC (2000) #337, 37. RT Riley, et al. (1997) #295,~~
32 ~~38. KA Voss, et al. (2007) #67)。~~

33 ~~1989 年の秋及び 1990 年の冬に米国各地でトウモロコシを主成分とした~~
34 ~~飼料を給与されたウマに、ELEM の発生が報告された。1989 年の秋に米国~~
35 ~~アリゾナ州で ELEM を発症した 44 頭のウマ並びに米国各地で 1989 年の秋~~
36 ~~及び 1990 年の冬に ELEM を発症した 45 頭のウマについてそれぞれ関連し~~
37 ~~た 98 検体及び 57 検体の飼料中の FB1 濃度を調べた結果、ほとんどの ELEM~~
38 ~~事例では飼料中 FB1 濃度が 10 mg/kg 以上であった。FB1 が検出された飼~~

1 料からは ~~FB2 も検出されており、FB2 の濃度は FB1 の 15~30%であった。~~
2 ~~ELEM の発症がみられなかったウマが摂取していた飼料の FB1 濃度は >1~~
3 ~~~9 mg/kg であった(参照 39. TM Wilson, et al. (1990) #272, 40. PF Ross,~~
4 ~~et al. (1991) #462)。~~

5 ~~—ウマ (雄、一群 1頭) に 1.25 g 又は 2.5g/kg 体重/日の *F. moniliforme* 培~~
6 ~~養物 (FB1 濃度約 1 g/kg) を投与開始 7 日目までの間に 6 回胃内投与する~~
7 ~~と、2.5g/kg 体重/日の培養物を投与したウマで、投与開始 7 日目から血清中~~
8 ~~総ビリルビン濃度、AST 活性、 γ GTP 活性及び LDH 活性が上昇し、8 日目~~
9 ~~から神経症状がみられた。投与開始 11 日目に実施された病理学的検査の結~~
10 ~~果、脳幹浮腫、肝障害及び腎障害がみられた。1.25 g/kg 体重/日の培養物を~~
11 ~~投与した 1 頭には、軽度の肝障害及び脳幹に軽度の浮腫がみられた(参照 41.~~
12 ~~WF Marasas, et al. (1988) #457)。~~

13 ~~ウマ 2 頭に *F. moniliforme* 培養物から抽出した純度 50%又は 95%の FB1~~
14 ~~をそれぞれ 29 日間、断続的に胃内投与した結果、2 頭ともに投与開始 22~~~
15 ~~27 日目に神経症状を呈し、病理検査の結果、いずれも脳に白質の軟化が認め~~
16 ~~られた。純度 50%の FB1 を投与したウマでは肝臓にびまん性の肝細胞の膨~~
17 ~~化及び水腫変性がみられ、純度 95%の FB1 を投与したウマでは腎臓近位曲~~
18 ~~尿細管上皮細胞の膨化及び水腫性変性がみられた(参照 42. TS Kellerman,~~
19 ~~et al. (1990) #459)~~

20 ~~ELEM 発症の最小用量を調べる目的で、ウマ (雌雄、一群 1~5 頭) に自~~
21 ~~然汚染トウモロコシを用いて、FB1 を <1、15 又は 22 mg/kg の濃度で含む~~
22 ~~飼料を給与した結果、22 mg/kg 飼料の FB1 を含む飼料を投与した 2 頭中の~~
23 ~~1 頭が ELEM を発症し死亡した。このウマには、肝障害及び腎臓障害もみら~~
24 ~~れた。また、ウマ (一群 5 頭) に 8 mg/kg 飼料の FB1 を 180 日給与すると、~~
25 ~~軽度の神経症状を呈し、脳に軽度な損傷がみられた(参照 43. TM Wilson, et~~
26 ~~al. (1992) #133)。~~

27 ~~—ウマ (一群 3 又は 4 頭) に 0、0.01、0.05、0.1 又は 0.2 mg/kg 体重/日の~~
28 ~~FB1 を静脈内投与して、ELEM の発症と心機能が調べられている。0.01~~
29 ~~mg/kg 以上の FB1 投与群で血清中及び右心室の Sa、So 濃度の上昇がみら~~
30 ~~れ、0.2 mg/kg 投与群では、4~10 日間の FB1 投与で ELEM の神経症状が~~
31 ~~認められ、心拍数、心拍出量、右心室収縮性、尾骨動脈脈圧の低下がみられ~~
32 ~~た。神経性異常を示したウマでは、FB1 を投与しない対照群と比べて、脳せ~~
33 ~~き髄液中のタンパク質、アルブミン及び IgG 濃度が高く、またアルブミン比~~
34 ~~が対照群と比べて有意に増加し、血液脳関門の透過性が亢進したことを示唆~~
35 ~~していた。0.01 mg/kg 体重/日の静脈内 FB1 投与群に ELEM は認められな~~
36 ~~かった(参照 44. GW Smith, et al. (2002) #100, 45. JH Foreman, et al.~~
37 ~~(2004) #240)。FB1 の静脈内投与によりウマに ELEM がみられる最小用量~~
38 ~~は、0.01~0.05 mg/kg 体重/目と報告されている。経口投与の 5%が静脈内~~

1 投与量に相当すると仮定すれば、経口投与では、0.2~1 mg/kg 体重/日に相
2 当する(参照 46. JECFA (2001) #346)。—
3 —ポニー(一群3頭、フモニシンを添加しない飼料を給与した対照群は2頭)—
4 に、主に FB2 を産生する *F. proliferatum* 培養物あるいは主に FB3 を産生
5 する *F. proliferatum* 培養物を添加し、75 mg/kg 飼料の FB2 (FB1:3 mg/kg
6 飼料及び FB3: <1 mg/kg 飼料)又は 75 mg/kg 飼料の FB3 (FB1:<1 mg/kg
7 飼料及び FB2:<1 mg/kg 飼料)を含む飼料を給与した。FB2 投与群では、
8 投与開始 136 日目に3頭中2頭に筋肉の震え、頭部反転動作、運動失調、無
9 気力、横臥の症状がみられた。剖検及び顕微鏡観察により、このうち1頭に
10 ELEM がみられ、別の1頭の脳に軽度な巣状液化壊死部位が認められた。残
11 り1頭は、投与後 223 日目に剖検が行われたが、ELEM の兆候は認められ
12 なかった。投与開始 57 日目及び 65 日目に FB3 投与群の剖検が行われたが、
13 FB3 投与による影響は認められなかった。FB2 投与群及び FB3 投与群の血
14 清、肝臓及び腎臓中の Sa/So 比は、対照群に比べて上昇した。Sa/So 比への
15 影響は、FB2 投与群の方が大きかった(参照 37. RT Riley, et al. (1997) #295)。

17 ②ブタの PPE

18 ブタに *F. verticillioides* 培養物を添加した飼料を給与すると致死性の
19 PPE を発症し、心血管障害及び肝障害がみられることが報告されている(参
20 照 35. NP Kriek, et al. (1981) #131, 47. G Smith, et al. (1996) #269)。

21 ブタ(一群3頭)に、*F. moniliforme* 培養物を添加して、105 mg/kg 飼料
22 又は 155 mg/kg 飼料の FB1 用量の飼料を給与した。投与開始 7 日目に、155
23 mg/kg 飼料の FB1 投与群のうち1頭が死亡し、もう1頭が呼吸困難となっ
24 た。この2頭を剖検したところ、いずれも PPE が認められた。PPE を発症
25 したブタでは、膵臓に壊死細胞、分離した腺房細胞等の病変が認められた。
26 残りのブタには投与開始 27 日目までに異常はみられなかった。培養物を撰
27 取したすべてのブタの肝臓に細胞質の空胞形成、細胞腫脹、肝細胞索の乱れ
28 が、肝小葉中心にびまん性にみられ、肝小葉周辺には線維化がみられた(参照
29 48. LR Harrison, et al. (1990) #170)。

30 FB1 の心機能への影響を調べる目的で、去勢ブタ(雄、1群5頭)に、FB1
31 及び FB2 を含む培養物を添加した飼料を7日間給与した。加水分解して測
32 定したフモニシン(FB1 及び FB2)の濃度は、20 mg/kg 飼料以下であった。
33 投与開始 8 日目に全身麻酔下で、平均肺動脈圧、中心静脈圧、心拍数、心拍
34 出量及び心電図を調べ、麻酔から覚醒後、少なくとも 18 時間以内に再度検
35 査した。培養物を添加しない対照群と比べると、フモニシン投与群では、平
36 均肺動脈圧の亢進並びに心拍数、心拍出量及び混合静脈血酸素分圧が有意
37 に減少した。これらのブタは、心電図は正常で、肺に PPE であることを示
38 す組織学的な変化はみられず、肺の湿重量及び乾燥重量の変化もみられなか

1 ~~った(参照 49. GW Smith, et al. (1996) #269)。~~
2 ~~去勢ブタ(雄、一群7頭)に、*F. moniliforme*培養物を添加した飼料を20~~
3 ~~mg/kg体重/日のFB1用量で3日間給与した。培養物を添加しない飼料を給~~
4 ~~与した対照群と比べると、FB1投与群では心拍出量及び心拍数が低値とな~~
5 ~~り、心収縮力も減少した。これらは左心室の機能不全によると考えられ、著~~
6 ~~者らは、ブタにみられるPPEは急性の左心室機能不全に起因する可能性が~~
7 ~~あると考察した(参照 50. PD Constable, et al. (2000) #262)。~~
8
9
10

1 < 参照文献 >

- 2
- 3 1 J. H. Kouadio, S. Moukha, K. Brou and D. Gnakri. Lipid metabolism disorders,
4 lymphocytes cells death, and renal toxicity induced by very low levels of
5 deoxynivalenol and fumonisin b1 alone or in combination following 7 days oral
6 administration to mice. *Toxicol Int.* 2013; 20: 218-23 #145
- 7 2 K. A. Voss, J. Liu, S. P. Anderson, C. Dunn, J. D. Miller, J. R. Owen, R. T. Riley,
8 C. W. Bacon and J. C. Corton. Toxic effects of fumonisin in mouse liver are
9 independent of the peroxisome proliferator-activated receptor alpha. *Toxicol Sci.*
10 2006; 89: 108-19 #141
- 11 3 G. S. Bondy, C. A. Suzuki, S. M. Fernie, C. L. Armstrong, S. L. Hierlihy, M. E.
12 Savard and M. G. Barker. Toxicity of fumonisin B1 to B6C3F1 mice: a 14-day
13 gavage study. *Food Chem Toxicol.* 1997; 35: 981-9 #167
- 14 4 National Toxicology Program. NTP technical report on the toxicology and
15 carcinogenesis studies of fumonisin B1 (CAS No.116355-83-0) in F344/N rats
16 and B6C3F1 mice (feed studies). NTP Technical Report 496. 2001; #103
- 17 5 P. C. Howard, L. H. Couch, R. E. Patton, R. M. Eppley, D. R. Doerge, M. I.
18 Churchwell, M. M. Marques and C. V. Okerberg. Comparison of the toxicity of
19 several fumonisin derivatives in a 28-day feeding study with female B6C3F(1)
20 mice. *Toxicol Appl Pharmacol.* 2002; 185: 153-165 #77
- 21 6 K. A. Voss, W. J. Chamberlain, C. W. Bacon, R. A. Herbert, D. B. Walters and
22 W. P. Norred. Subchronic feeding study of the mycotoxin fumonisin B1 in
23 B6C3F1 mice and Fischer 344 rats. *Fundam Appl Toxicol.* 1995; 24: 102-10 #162
- 24 7 A. M. Alizadeh, F. Mohammadghasemi, K. Zendehtel, Z. Kamyabi-Moghaddam,
25 A. Tavassoli, F. Amini-Najafi and A. Khosravi. Apoptotic and proliferative
26 activity of mouse gastric mucosa following oral administration of fumonisin B1.
27 *Iran J Basic Med Sci.* 2015; 18: 8-13 #176
- 28 8 G. Bondy, R. Mehta, D. Caldwell, L. Coady, C. Armstrong, M. Savard, J. D.
29 Miller, E. Chomyshyn, R. Bronson, N. Zitomer and R. T. Riley. Effects of long
30 term exposure to the mycotoxin fumonisin B1 in p53 heterozygous and p53
31 homozygous transgenic mice. *Food Chem Toxicol.* 2012; 50: 3604-3613 #144
- 32 9 G. Bondy, M. Barker, R. Mueller, S. Fernie, J. D. Miller, C. Armstrong, S. L.
33 Hierlihy, P. Rowsell and C. Suzuki. Fumonisin B1 toxicity in male Sprague-
34 Dawley rats. *Adv Exp Med Biol.* 1996; 392: 251-64 #166
- 35 10 G. S. Bondy, C. A. Suzuki, R. W. Mueller, S. M. Fernie, C. L. Armstrong, S. L.
36 Hierlihy, M. E. Savard and M. G. Barker. Gavage administration of the fungal
37 toxin fumonisin B1 to female Sprague-Dawley rats. *J Toxicol Environ Health A.*
38 1998; 53: 135-51 #168

- 1 11 H. Tryphonas, G. Bondy, J. D. Miller, F. Lacroix, M. Hodgen, P. McGuire, S.
2 Fernie, D. Miller and S. Hayward. Effects of fumonisin B1 on the immune
3 system of sprague-dawley rats following a 14-day oral (gavage) exposure.
4 *Fundam Appl Toxicol.* 1997; 39: 53-9 #139
- 5 12 W. H. Tolleson, K. L. Dooley, W. G. Sheldon, J. D. Thurman, T. J. Bucci and P.
6 C. Howard. The mycotoxin fumonisin induces apoptosis in cultured human cells
7 and in livers and kidneys of rats. *Adv Exp Med Biol.* 1996; 392: 237-250 #89
- 8 13 K. A. Voss, W. J. Chamberlain, C. W. Bacon and W. P. Norred. A preliminary
9 investigation on renal and hepatic toxicity in rats fed purified fumonisin B1.
10 *Nat Toxins.* 1993; 1: 222-228 #271
- 11 14 K. A. Voss, W. J. Chamberlain, C. W. Bacon, R. T. Riley and W. P. Norred.
12 Subchronic toxicity of fumonisin B1 to male and female rats. *Food Addit*
13 *Contam.* 1995; 12: 473-478 #165
- 14 15 T. J. Bucci, D. K. Hansen and J. B. LaBorde. Leukoencephalomalacia and
15 hemorrhage in the brain of rabbits gavaged with mycotoxin fumonisin B1. *Nat*
16 *Toxins.* 1996; 4: 51-2 #135
- 17 16 I. P. Oswald, C. Desautels, J. Laffitte, S. Fournout, S. Y. Peres, M. Odin, P. Le
18 Bars, J. Le Bars and J. M. Fairbrother. Mycotoxin fumonisin B1 increases
19 intestinal colonization by pathogenic *Escherichia coli* in pigs. *Appl Environ*
20 *Microbiol.* 2003; 69: 5870-4 #158
- 21 17 B. A. Rotter, B. K. Thompson, D. B. Prelusky, H. L. Trenholm, B. Stewart, J. D.
22 Miller and M. E. Savard. Response of growing swine to dietary exposure to pure
23 fumonisin B1 during an eight-week period: growth and clinical parameters. *Nat*
24 *Toxins.* 1996; 4: 42-50 #171
- 25 18 C. Dresden Osborne, G. Pittman Noblet, E. N. Enongene, C. W. Bacon, R. T.
26 Riley and K. A. Voss. Host resistance to *Trypanosoma cruzi* infection is
27 enhanced in mice fed *Fusarium verticillioides* (= *F. moniliforme*) culture
28 material containing fumonisins. *Food Chem Toxicol.* 2002; 40: 1789-98 #157
- 29 19 R. T. Riley and K. A. Voss. Differential sensitivity of rat kidney and liver to
30 fumonisin toxicity: organ-specific differences in toxin accumulation and
31 sphingoid base metabolism. *Toxicol Sci.* 2006; 92: 335-345 #58
- 32 20 K. A. Voss, R. D. Plattner, R. T. Riley, F. I. Meredith and W. P. Norred. In vivo
33 effects of fumonisin B1-producing and fumonisin B1-nonproducing *Fusarium*
34 *moniliforme* isolates are similar: fumonisins B2 and B3 cause hepato- and
35 nephrotoxicity in rats. *Mycopathologia.* 1998; 141: 45-58 #10
- 36 21 F. A. Gbore, R. I. Yinusa and B. Salleh. Evaluation of subchronic dietary
37 fumonisin B1 on nutrient digestibility and growth performance of rats. *African*
38 *J Biotech.* 2010; 9: 6442-6447 #156

- 1 22 K. Voss, R. Riley, L. Jackson, J. Jablonski, A. Bianchini, L. Bullerman, M.
2 Hanna and D. Ryu. Extrusion cooking with glucose supplementation of
3 fumonisin contaminated corn grits protected against nephrotoxicity and
4 disrupted sphingolipid metabolism in rats. *Mol Nutr Food Res.* 2011; 55: S312–
5 S320 #85
- 6 23 M. G. Theumer, A. G. Lopez, D. T. Masih, S. N. Chulze and H. R. Rubinstein.
7 Immunobiological effects of fumonisin B1 in experimental subchronic
8 mycotoxicoses in rats. *Clin Diagn Lab Immunol.* 2002; 9: 149-55 #137
- 9 24 E. O. Ewuola, F. A. Gbore, J. T. Ogunlade, R. Bandyopadhyay, J. Niezen and G.
10 N. Egbunike. Physiological response of rabbit bucks to dietary fumonisin:
11 performance, haematology and serum biochemistry. *Mycopathologia.* 2008; 165:
12 99-104 #150
- 13 25 E. O. Ewuola. Organ traits and histopathology of rabbits fed varied levels of
14 dietary fumonisin B(1). *J Anim Physiol Anim Nutr (Berl).* 2009; 93: 726-31 #148
- 15 26 E. O. Ewuola and G. N. Egbunike. Haematological and serum biochemical
16 response of growing rabbit bucks fed dietary fumonisin B1. *African J Biotech.*
17 2008; 7: 4304-4309 #149
- 18 27 B. Grenier, A. P. Bracarense, H. E. Schwartz, C. Trumel, A. M. Cossalter, G.
19 Schatzmayr, M. Kolf-Clauw, W. D. Moll and I. P. Oswald. The low intestinal and
20 hepatic toxicity of hydrolyzed fumonisin B(1) correlates with its inability to
21 alter the metabolism of sphingolipids. *Biochem Pharmacol.* 2012; 83: 1465-1473
22 #146
- 23 28 P. Dilkin, P. Zorzete, C. A. Mallmann, J. D. Gomes, C. E. Utiyama, L. L. Oetting
24 and B. Correa. Toxicological effects of chronic low doses of aflatoxin B(1) and
25 fumonisin B(1)-containing *Fusarium moniliforme* culture material in weaned
26 piglets. *Food Chem Toxicol.* 2003; 41: 1345-1353 #147
- 27 29 M. Zomborszky-Kovacs, F. Vetesi, P. Horn, I. Repa and F. Kovacs. Effects of
28 prolonged exposure to low-dose fumonisin B1 in pigs. *J Vet Med B Infect Dis*
29 *Vet Public Health.* 2002; 49: 197-201 #164
- 30 30 M. Zomborszky-Kovács, F. Kovács, P. Horn, F. Vetési, I. Repa, G. Tornoyos and
31 Á. Tóth. Investigations into the time- and dose-dependent effect of fumonisin
32 B1 in order to determine tolerable limit values in pigs. *Livestock Production*
33 *Science.* 2002; 76: 251-256 #163
- 34 31 F. A. Gbore. Growth performance and puberty attainment in growing pigs fed
35 dietary fumonisin B(1). *J Anim Physiol Anim Nutr (Berl).* 2009; 93: 761-7 #151
- 36 32 D. Tardieu, J. D. Bailly, F. Skiba, J. P. Metayer, F. Grosjean and P. Guerre.
37 Chronic toxicity of fumonisins in turkeys. *Poult Sci.* 2007; 86: 1887-93 #160
- 38 33 S. T. Tran, A. Auvergne, G. Benard, J. D. Bailly, D. Tardieu, R. Babile and P.

- 1 Guerre. Chronic effects of fumonisin B1 on ducks. *Poult Sci.* 2005; 84: 22-8 #81
- 2 34 E. N. Tessari, C. A. Oliveira, A. L. Cardoso, D. R. Ledoux and G. E. Rottinghaus.
3 Effects of aflatoxin B1 and fumonisin B1 on body weight, antibody titres and
4 histology of broiler chicks. *Br Poult Sci.* 2006; 47: 357-64 #161
- 5 35 N. P. Kriek, T. S. Kellerman and W. F. Marasas. A comparative study of the
6 toxicity of *Fusarium verticillioides* (= *F. moniliforme*) to horses, primates, pigs,
7 sheep and rats. *Onderstepoort J Vet Res.* 1981; 48: 129-131 #131
- 8 36 EHC. Environmental Health Criteria 219: fumonisin B1, International
9 Programme on Chemical Safety (IPCS; UNEP, ILO and WHO). Eds.
10 W.H.O. Marasas, J.D. Miller, Riley, R.T. and A. Visconti. WHO, Geneva. 2000;
11 #337
- 12 37 R. T. Riley, J. L. Showker, D. L. Owens and P. F. Ross. Disruption of sphingolipid
13 metabolism and induction of equine leukoencephalomalacia by *Fusarium*
14 *proliferatum* culture material containing fumonisin B(2) or B(3). *Environ*
15 *Toxicol Pharmacol.* 1997; 3: 221-228 #295
- 16 38 K. A. Voss, G. W. Smith and W. M. Haschek. Fumonisin: toxicokinetics,
17 mechanism of action and toxicity. *Anim. Feed Sci. Technol.* 2007; 137: 299-325
18 #67
- 19 39 T. M. Wilson, P. F. Ross, L. G. Rice, G. D. Osweiler, H. A. Nelson, D. L. Owens,
20 R. D. Plattner, C. Reggiardo, T. H. Noon and J. W. Pickrell. Fumonisin B1 levels
21 associated with an epizootic of equine leukoencephalomalacia. *J Vet Diagn*
22 *Invest.* 1990; 2: 213-216 #272
- 23 40 P. F. Ross, L. G. Rice, J. C. Reagor, G. D. Osweiler, T. M. Wilson, H. A. Nelson,
24 D. L. Owens, R. D. Plattner, K. A. Harlin, J. L. Richard and et al. Fumonisin
25 B1 concentrations in feeds from 45 confirmed equine leukoencephalomalacia
26 cases. *J Vet Diagn Invest.* 1991; 3: 238-241 #462
- 27 41 W. F. Marasas, T. S. Kellerman, W. C. Gelderblom, J. A. Coetzer, P. G. Thiel and
28 J. J. van der Lugt. Leukoencephalomalacia in a horse induced by fumonisin B1
29 isolated from *Fusarium moniliforme*. *Onderstepoort J Vet Res.* 1988; 55: 197-
30 203 #457
- 31 42 T. S. Kellerman, W. F. Marasas, P. G. Thiel, W. C. Gelderblom, M. Cawood and
32 J. A. Coetzer. Leukoencephalomalacia in two horses induced by oral dosing of
33 fumonisin B1. *Onderstepoort J Vet Res.* 1990; 57: 269-275 #459
- 34 43 T. M. Wilson, P. F. Ross, D. L. Owens, L. G. Rice, S. A. Green, S. J. Jenkins and
35 H. A. Nelson. Experimental reproduction of ELEM. A study to determine the
36 minimum toxic dose in ponies. *Mycopathologia.* 1992; 117: 115-120 #133
- 37 44 G. W. Smith, P. D. Constable, J. H. Foreman, R. M. Eppley, A. L. Waggoner, M.
38 E. Tumbleson and W. M. Haschek. Cardiovascular changes associated with

- 1 intravenous administration of fumonisin B1 in horses. Am J Vet Res. 2002; 63:
2 538-545 #100
- 3 45 J. H. Foreman, P. D. Constable, A. L. Waggoner, M. Levy, R. M. Eppley, G. W.
4 Smith, M. E. Tumbleson and W. M. Haschek. Neurologic abnormalities and
5 cerebrospinal fluid changes in horses administered fumonisin B1 intravenously.
6 J Vet Intern Med. 2004; 18: 223-230 #240
- 7 46 JECFA. Fumonisin. <http://www.inchem.org/documents/jecfa/jecmono/v47je03.htm>. 2001; #346
8
- 9 47 G. Smith, P. Constable, C. Bacon, F. Meredith and W. Haschek. Cardiovascular
10 effects of fumonisins in swine. Fundam Appl Toxicol. 1996; 31: 169-172 #269
- 11 48 L. R. Harrison, B. M. Colvin, J. T. Greene, L. E. Newman and J. R. Cole, Jr.
12 Pulmonary edema and hydrothorax in swine produced by fumonisin B1, a toxic
13 metabolite of *Fusarium moniliforme*. J Vet Diagn Invest. 1990; 2: 217-221 #170
- 14 49 G. W. Smith, P. D. Constable, C. W. Bacon, F. I. Meredith and W. M. Haschek.
15 Cardiovascular effects of fumonisins in swine. Fundam Appl Toxicol. 1996; 31:
16 169-72 #269
- 17 50 P. D. Constable, G. W. Smith, G. E. Rottinghaus and W. M. Haschek. Ingestion
18 of fumonisin B1-containing culture material decreases cardiac contractility and
19 mechanical efficiency in swine. Toxicol Appl Pharmacol. 2000; 162: 151-60 #262
20
21