

(案)

器具・容器包装評価書

フタル酸ビス(2-エチルヘキシル)(DEHP)

2012年 7月
食品安全委員会
器具・容器包装専門調査会

1 目次

2 <審議の経緯>	3
3 <食品安全委員会委員名簿>	3
4 <食品安全委員会器具・容器包装専門調査会専門委員名簿>	3
5 要約	4
6 I. 評価要請の経緯	5
7 II. 評価対象物質の概要	5
8 1. 名称・分子式・分子量・構造式	5
9 2. 物理化学的特性	6
10 3. 国内製造量・輸出入量	6
11 4. 用途	6
12 5. 各国規制等	7
13 III. 安全性に係る知見の概要	8
14 1. 体内動態	8
15 (1) 吸収	8
16 (2) 分布	9
17 (3) 代謝	11
18 (4) 排泄	15
19 2. 実験動物等における影響	16
20 (1) 急性毒性	16
21 (2) 亜急性毒性	17
22 (3) 発がん性及び慢性毒性	20
23 (4) 神経への影響	28
24 (5) 免疫系への影響	30
25 (6) 内分泌系及び生殖系への影響	31
26 (7) 遺伝毒性	59
27 3. ヒトにおける影響	64
28 (1) 急性影響	64
29 (2) 亜急性及び慢性影響	64
30 IV. ヒトに対する暴露量の推定	83
31 1. 環境媒体からの暴露	83
32 (1) 空気	84
33 (2) 飲料水	85
34 (3) ハウスダスト	85
35 (4) 食物	86
36 (5) その他	90
37 (6) 暴露経路の積算に基づくヒトの一日摂取量推定	92

1	2. バイオモニタリングデータ	94
2	(1) DEHP の尿中代謝物濃度と一日摂取量の換算	94
3	(2) DEHP の尿中代謝物濃度実態及び日本人の一日摂取量推定	96
4	V. 国際機関等の評価	99
5	1. 国際がん研究機構 (IARC) (IARC 2000)	99
6	2. FAO/WHO 合同食品添加物専門家会議 (JECFA) (FAO/WHO 1988)	99
7	3. WHO 飲料水水質ガイドライン第4版 (WHO 2011) 及び根拠文書 (WHO 2003)	100
8	4. 米国	100
9	(1) 米国環境保護庁 (US EPA)	100
10	(2) 米国環境健康科学研究所 (NIEHS)	101
11	(3) その他	103
12	4. 欧州連合 (EU)	103
13	(1) 欧州食品医薬品庁 (EFSA) (EFSA 2005)	103
14	(2) EU (EU RAR 2008)	103
15	5. 日本	104
16	(1) 厚生労働省 薬事・食品衛生審議会 (厚労省 2002)	104
17	(2) 厚生労働省 厚生科学審議会 水質基準の見直し (厚労省 2003)	105
18	VII. 食品健康影響評価	106
19	<参考>	108
20		
21		

1	＜審議の経緯＞
2	2009年12月14日 厚生労働大臣より食品健康評価について要請（厚生労働省 3 発食安第1214第4号）、関係書類の接受
4	2009年12月17日 第314回食品安全委員会（要請事項説明）
5	2010年7月7日 第13回器具・容器包装専門調査会
6	2010年10月1日 第14回器具・容器包装専門調査会
7	2011年12月8日 第15回器具・容器包装専門調査会
8	2012年3月1日 第16回器具・容器包装専門調査会
9	2012年5月11日 第17回器具・容器包装専門調査会
10	2012年6月8日 第18回器具・容器包装専門調査会
11	2012年7月13日 第19回器具・容器包装専門調査会
12	

13	＜食品安全委員会委員名簿＞		
	(2009年7月1日から)	(2011年1月7日から)	(2012年7月1日から)
	小泉直子（委員長）	小泉直子（委員長）	熊谷進（委員長***）
	見上彪	熊谷進	佐藤洋（委員長代理***）
	（委員長代理*）	（委員長代理**）	
	長尾拓	長尾拓	山添康（委員長代理***）
	野村一正	野村一正	三森国敏（委員長代理***）
	畠江敬子	畠江敬子	石井克枝
	廣瀬雅雄	廣瀬雅雄	上安平冽子
	村田容常	村田容常	村田容常
	* : 2009年7月9日から	** : 2011年1月13日から	*** : 2012年7月2日から

14	
15	＜食品安全委員会器具・容器包装専門調査会専門委員名簿＞
	(2009年10月1日から)
	井口泰泉 遠山千春 広瀬明彦
	河村葉子 中江大 山添康（座長代理）
	川本伸一 長尾哲二 横井毅
	渋谷淳 那須民江 渡辺知保
	清水英佑（座長） 能美健彦 吉田武美

16	
	(2011年10月1日から)
	井口泰泉 那須民江 横井毅
	川本伸一 能美健彦（座長） 吉田武美
	田中亮太 広瀬明彦 吉永淳
	中江大 山添康（座長代理♦）

♦ : 2012年6月30日まで

1
2
3

要約

I. 評価要請の経緯

フタル酸エステルはポリ塩化ビニル(PVC)を主成分とするプラスチックの可塑剤として汎用される化学物質である。我が国では2002年8月、油脂又は脂肪性食品を含有する食品に接触する器具・容器包装にポリ塩化ビニルを主成分とするフタル酸ビス（2-エチルヘキシル）(DEHP)の使用を原則として禁止しているところである。今回、新たにDEHP、フタル酸ジイソノニル(DINP)、フタル酸ジブチル(DBP)、フタル酸ジイソデシル(DIDP)、フタル酸ジオクチル(DNOP)及びフタル酸ベンジルブチル(BBP)について、食品衛生法における食品用器具・容器包装の規格基準の改正に係る意見がとりまとめられたことから、これら6種類について食品健康影響評価が要請された。

II. 評価対象物質の概要

DEHPはプラスチックの可塑剤として、特にPVC製品に汎用される（本章4.参照）。DEHPはPVCに物理的に分散されているため、PVC製品から滲出、移行又は揮散する。したがって、DEHPは空気、塵、水、土壤、底質及び食品に存在しうる、遍在的な環境汚染物質となっている。(Clark et al 2003b; SCENIHR¹ 2008)

1. 名称・分子式・分子量・構造式

一般名：フタル酸ビス（2-エチルヘキシル）

IUPAC：<和名>フタル酸ビス（2-エチルヘキシル）

<英名> Bis (2-ethylhexyl) Phthalate

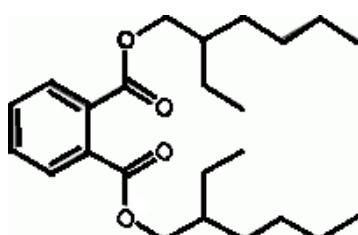
別名：フタル酸ジ（2-エチルヘキシル）、フタル酸ジオクチル²、DEHP、DOP³

CAS No. : 117-81-7

分子式：C₂₄H₃₈O₄

分子量：390.6

構造式*：



(日本語版国際化学物質安全性カード（日本語版 ICSC）2001、*米国国立医学図書館有害物質データバンク（US NLM HSDB）2010より改変)

¹新興及び新たに特定された健康リスクに関する科学委員会：Scientific Committee on Emerging and Newly Identified Health Risks (SCENIHR)、欧州議会に設置されている科学諮問機関。

² フタル酸ジ(n-オクチル)を指すこともある。

³ 脚注2に同じ

1 2. 物理化学的特性

物理的性状：特徴的な臭気のある、無色から淡色の粘ちゅう液体

融点： -50 °C、 -55 °C*

沸点： 385 °C

引火点： 215°C (O.C.)

蒸気圧： 0.001 kPa (20 °C)

比重 (水=1) : 0.986

水への溶解性：溶けない

オクタノール／水分配係数： Log Pow=5.03、7.60*

生分解性： 良分解性（化学物質審査規制法）（生物化学的酸素要求量分解率
69%、ガスクロマトグラフ分析法 89%）**

2 (日本語版 ICSC 2001、* US NML HSDB2010、**通商産業省 1975)

3

4 3. 国内製造量・輸出入量

5 DEHP の 2006~2010 年の 5 年間の国内生産量、輸出入量等を表 II-1 に示す。
6 なお、化学物質の審査及び製造等の規制に関する法律に基づき、2009 年度に第二
7 種監視化学物質として届出された製造・輸入数量の合計数量は 146,051 トンである
8 (経済産業省 2010)。

9

10 表 II-1 DEHP⁴の国内生産量・輸出入量等 (2006~2010 年) 単位 (数量 : トン)

	2006 年	2007 年	2008 年	2009 年	2010 年
国内生産量	173,281	187,983	166,311	125,281	143,539
輸入量*	22,617	9,508	20,359	25,012	16,005
輸出量*	8,634	7,157	6,497	6,442	7,220
国内出荷量	177,670	184,349	162,520	123,859	140,389

11 (可塑剤工業会 2012、*財務省貿易統計 2012)

12

13 4. 用途

14 DEHP は塩化ビニル、ニトロセルロース、メタクリル酸、塩化ゴムとの間に良好
15 な相溶性があるため、プラスチックの可塑剤として用いられる。特に塩化ビニル製
16 品、主としてシート、レザー（合成皮革）、電線被覆材、農業用ビニルフィルム、
17 ペーストに使用される（化学工業日報社 2004）。その他、塗料、顔料や接着剤の溶
18 剤として使用される（（独）産業技術総合研究所（産総研） 2005）。国内向けの主
19 要な用途別出荷について、2006~2010 年の 5 か年の合計を表 II-2 に示す。

20

21

22

⁴フタル酸ジオクチル (DOP) としての集計結果であるため、ほとんど DEHP で占められると考えられるが、異性体 (フタル酸ジ (n-オクチル)) 等も一部含まれる（可塑剤工業会）。

1 表 II-2 DEHP⁵の主要用途別国内出荷（2006～2010年の合計）(可塑剤工業会 2012)

用途	出荷数量（トン）	出荷割合（%）
床材料	195,641	24.7
一般フィルムシート	113,806	14.4
コンパウンド（一般用）	83,513	10.6
壁紙	79,678	10.1
電線被覆	73,893	9.3
農業用ビニルフィルム	57,530	7.3
コンパウンド（電線用）	51,204	6.5
出荷割合5%未満の用途：ホース・ガスケット、レザー、塗料・顔料・接着剤、ゴル、履き物、その他	135,722	17.2
合計 ⁶	790,987	100.0 (100.1*)

2 *四捨五入により、用途別出荷割合（%）の和は100.1になる

3
4 5. 各国規制等

5 (1) 食品用の器具・容器包装に関する規制

6 ①国内規制

7 食品衛生法において、食品、添加物等の規格基準（厚生省告示第三百七十号）
 8 第3 器具及び容器包装⁷ A器具若しくは容器包装又はこれらの原材料一般の規
 9 格7により、DEHPを原材料として用いたPVCを主成分とする合成樹脂を、油
 10 脂又は脂肪性食品を含有する食品に接触する器具又は容器包装の原材料として
 11 用いることは、DEHPが溶出又は浸出して食品に混和するおそれのないように加
 12 工されている場合を除き禁止されている。そのほか、DEHPを可塑剤としたPVC
 13 製手袋の食品への使用を避けるよう通知（平成12年6月14日付け衛化第31
 14 号）されている。

15 ②米国

16 連邦規則集第21巻（21CFR、カッコ内に該当セクションを示す）において、
 17 DEHPは間接食品添加物等として、接着剤及びコーティングの成分（§175.105、
 18 175.300、175.380、175.390）、紙及び板紙の成分（§176.170、176.180、176.210）、
 19 ポリマーへの使用（§177.1010、177.1200、177.1210、177.1400）、金属表面の
 20 潤滑剤（§178.3910）及び可塑剤（§181.27）として、食品に直接接触する包装な
 21

⁵脚注4と同じ⁶輸出分2,022トン（用途分類不明）が含まれる（可塑剤工業会 2012）。⁷食品衛生法で器具とは、飲食器、割ばう具その他食品又は添加物の採取、製造、加工、調理、貯蔵、運搬、陳列、授受又は摂取の用に供され、かつ、食品又は添加物に直接接触する機械、器具その他の物をいう。ただし、農業及び水産業における食品の採取の用に供される機械、器具その他の物は、これを含まない。また、容器包装とは、食品又は添加物を入れ、又は包んでいる物で、食品又は添加物を授受する場合そのまで引き渡すものをいう。

どに使用することが認められているが、場合により制限を付されている。例えば
§181.27においては、高水分含有食品用途の包装への使用に限定されている。

③欧州連合（EU）

委員会規則（EU）No 10/2011において、食品接触用途のプラスチック材料又
は製品について、以下の条件で DEHP を食品接触材料として認めている。

Specific migration limit (SML、特殊移行制限) : 1.5 mg/kg

Restrictions and specifications (制限事項及び規格) : 次の用途に限る。

a) 非脂肪性食品に繰返し使用する材料又は製品への可塑剤

b) 最終製品中 0.1%未満の加工助剤

（2）水質基準値又はガイドライン値等

①国内

水質基準値 (mg/L) : なし

水質管理目標値 (mg/L) : 0.1

環境基準値 (mg/L) : なし

要監視項目指針値 (mg/L) : 0.06

その他基準：給水装置の構造及び材質の基準 なし

労働安全衛生法；作業環境評価基準 なし

②諸外国

世界保健機関（WHO）(mg/L) : 0.008 (WHO 飲料水水質ガイドライン 第4
版)

EU (mg/L) : なし

米国環境保護庁（US EPA）(mg/L) : 0.006 (Maximum Contaminant Level)

欧州大気質ガイドライン（WHO AQG 2000）: なし

III. 安全性に係る知見の概要

WHO 飲料水水質ガイドライン、EU のリスク評価書（EU RAR）、米国毒性物
質疾病登録機関（ATSDR）の毒性学的プロファイル、欧州食品安全機関（EFSA）
の意見書、米国国家毒性プログラム・ヒト生殖リスク評価センター（NTP-CERHR）
のモノグラフ等を基に、毒性に関する主な科学的知見を整理した（WHO GDWQ
2004、EU RAR 2008、ATSDR 2002、EFSA 2005、NTP 2006）。

1. 体内動態

（1）吸收

①消化管における分解及び吸収

げっ歯類において、経口投与された DEHP は消化管のリパーゼによってフタル
酸モノ（2-エチルヘキシル）（MEHP）及び 2-エチルヘキサノール（2-EH）に

加水分解された後、モノエステル体(MEHP)の形で吸収される(Eriksson and Darnerud 1985, Sjöberg et al. 1985, 那須 2003)。しかし、大量投与時には未分解のDEHPとしても少量吸収される(Albro et al. 1982, ATSDR 2002)。

②吸収率

ラットでは、代謝物の尿中排泄から推定すると、単回経口投与された¹⁴Cで標識したDEHP(¹⁴C-DEHP)(2,000 mg/kg体重)のうち、少なくとも55%が吸収される(胆汁排泄があるため、これ以上の吸収率と予想される)(Rhodes et al. 1986)。また、経口投与されたDEHPの吸収率は若齢のラットで高いと報告されており、¹⁴C-DEHPを1.0 g/kg体重で強制経口投与した場合、25日齢のラットでは、60日齢の投与に比べ、尿中排泄量は約2倍(それぞれ44及び26%)であった(Sjöberg et al. 1985, 1986, ATSDR 2002)。高用量の経口投与におけるサルでの吸収率はラットより低いとき

れ、尿中排泄で比較すると、DEHPの2,000 mg/kg体重/日反復強制投与では、ラットの約50%に比べマーモセットでは2%、約500 mg/kg体重/日反復投与ではラット(混餌投与)の66.2%に比べカニクイザル(強制経口投与)で3.8~12.7%とされている(ATSDR 2002, Rhodes et al. 1986, Astill 1989)。一方、100 mg/kg体重単回投与ではラット、カニクイザル、マウスとも28~37%程度との報告もある(Astill 1989)。

DEHPの経口摂取におけるヒトの消化管からの吸収率は、尿及び胆汁への排泄量から、投与量の約20~25%と推定されている(ATSDR 2002)。一方、EU(EU RAR 2008)は、約200 mg/kg体重までのDEHPの経口摂取では、ヒトを含む靈長類でもラットと同様に吸収率は約50%と推定している(EU RAR 2008)。

血液保存用ビニル樹脂バッグから移行したDEHP含む濃厚血小板輸血を受けた成人白血病患者では、DEHPの血中濃度は0.34~0.83 mg/dLに達し、血中半減期は28分であった(Rubin and Schiffer 1976)。また、DEHPの血中からの消失は二相性を示し、前者は体内への拡散による早い相であり、続く遅い相では10~12時間であると報告されている(Sjorberg et al. 1985b, Nasu 2003)。

皮膚からの吸収は遅く、ラットにおいて適用7日後でも適用部位の皮膚に用量の86%が残存していた(Elsisi et al. 1989)。

(2) 分布

①全身への分布

げっ歯類において、DEHP及びその代謝物は全身に広く分布するが、肝臓及び脂肪組織における濃度が高い。ラットでは組織への蓄積はほとんど認められず、DEHP及びその代謝物の推定半減期は脂肪組織で3~5日、その他の組織で1~2日と報告されている(WHO 2003)。ラット及びマーモセットに¹⁴C-DEHPをマーカーとしてDEHP(2,000 mg/kg体重/日)を14日間強制経口投与した試験において、最終投与から24時間後の放射能濃度は肝臓で最も高く、続いて腎臓、血液、精巣の順であった。この分布パターンはラットとマーモセットでよく似て

いたが、マーモセットではラットの1/5～1/10の濃度であり、著者らは、マーモセットではDEHPのバイオアベイラビリティーがラットより低いことを裏付けている。マーモセットに対する同用量(2,000 mg/kg 体重)の¹⁴C-DEHPの単回経口投与において、7日後の組織分布は精巣の濃度が肝臓及び腎臓より高く、血中濃度は肝臓及び腎臓の50%未満であった(Rhodes et al. 1986)。

また、マウスにおける¹⁴C-DEHP(0.7 mg/kg 体重)の単回経口投与試験では、脳組織への分布は肝臓の1/10以下であり、投与後7日には肝臓、脳とともに検出量が顕著に減少し、脳では検出限界以下になると報告されている(Eriksson and Darnerud, 1985、ATSDR 2002)。

ヒトについては、剖検された脂肪組織、腎臓にDEHPが検出されたとの報告があるが、DEHPは実験過程で試料に容易に混入し得るため、その影響の可能性が指摘されている(Mes et al. 1974、EPA 1989b、Overturf et al. 1979、ASTDR 2002)。

②乳汁中への分泌

ラットでは、DEHPは乳汁に分泌され、また、哺乳を介して児(の肝臓)に移行するとされており、児動物の肝臓中のDEHPが検出されている(Parmar et al. 1985)。例えばSprague-Dawleyラット(SDラット)にDEHP(2,000 mg/kg 体重/日)を哺育15～17日間に強制経口投与すると、最終投与から6時間後に採取した乳汁中に、DEHP(216 μg/mL)及びMEHP(25 μg/mL)を検出したとの報告がある(Dostal et al. 1987)。

ヒトでは母乳(86サンプル(21名)、カナダ)中に平均222 ng/gのDEHPが検出された報告(Zhu et al. 2006)や、南イタリアに住む分娩後7日以内の健康な女性62名の母乳についてDEHPの代謝物を測定したところ、全62サンプルにMEHPが検出され、中央値は8.4 μg/Lであり、他には代謝物Vが1サンプル(0.6 μg/L)に検出されたことが報告されている(Latini et al. 2006)。また、米国の母乳バンクのプール母乳(3サンプル)から、MEHP(平均7.8±S.D. 6.8 ng/mL、このうち非抱合体は7.7±6.8 ng/mL)と痕跡量程度の酸化代謝物(代謝物VI、IX)が、主に非抱合体として検出されている(Calafat et al. 2004)(代謝物については(3)参照)。

③胎盤通過

げつ歯類において、DEHP及びその代謝物は血液胎盤関門を通過し、胎児に移行すると報告されている。¹⁴C-DEHP(750 mg/kg 体重/日)を妊娠14日から強制経口投与されたWistarラットでは、母動物の血中濃度より1/10～1/100低い濃度で胎児の肝臓及び生殖腺等から¹⁴Cが検出されている(Stroheker et al. 2006)。さらに、交配4週間前からDEHP(0.05%)を混餌投与された129/Svマウスでは、母動物及び雄児動物の肝臓のMEHP濃度が分娩後2日より妊娠18日のほうが高いことが報告されているが、これはDEHPの投与の有無に関わらず母動物の肝のリバーゼ活性が分娩後2日より妊娠18日で高かったことが主な

原因であると推察されている (Hayashi et al. 2012)。また、DEHP (11~300 mg/kg 体重/日) を妊娠 7 日から強制経口投与された SD ラットの尿、及び羊水中の MEHP 濃度は、DEHP 投与量と相関し、(尿 : p=0.0356、羊水 : p=0.0021) MEHP は尿中では主にグルクロロン酸抱合体、羊水中では非抱合体として存在すると報告されている (Calafat et al. 2006)。

ヒトにおいても、羊水サンプルの 24% (13/54 サンプル) から MEHP を最大濃度 2.8 ng/mL で検出したとの報告がある (Silva et al. 2004)。また、イタリアの 24 組の母子を対象にした調査では、母親の血液及び臍帯血に DEHP (母の 70.8%、平均 1.15 µg/mL、臍帯血の 44%、平均 2.05 µg/mL)、MEHP (母の 75%、平均 0.68 µg/mL、臍帯血の 72%、平均 0.68 µg/mL) が検出された。母子間の濃度に有意な相関は認められなかったが、著者らは母親と胎児の暴露に密接な関係があるとしている (Latini et al. 2003a)。

なお、ヒトの唾液や胎便、精液中からも微量の DEHP 代謝物が検出されたとの報告がある (Frederiksen et al. 2003)。

(3) 代謝

ヒト試験及び動物試験のデータに基づくと、DEHP の代謝には、30 又はそれ以上の代謝産物が生成される一連の複雑な反応が関係する (Albro 1986、ATSDR 2002)。

①加水分解によるモノエステル体の生成

DEHP はまずリパーゼによって MEHP と 2-EH に加水分解される。リパーゼは多くの組織に存在するが、特に臍臓に多く含まれており、DEHP の加水分解の大部分は消化管内で起こると示唆されている (Albro 1986、EU RAR 2008)。リパーゼの活性は動物種間でばらつきがあり、マウスが最も高く、次いでラット、モルモット、ハムスターと続く (Albro 1986、Albro and Thomas, 1973)。ヒト及び霊長類での加水分解はラットより遅い (Rhodes et al. 1986、Albro et al. 1982、ATSDR 2002)。これは、Ito ら (2005) によるマウス、ラット、マーモセットの肝、小腸、腎、肺のリパーゼ活性を比較した結果からも支持され、臓器により異なるが、マウスではマーモセットの 27~357 倍の活性があった。

②モノエステル体の酸化的代謝

MEHP からフタル酸への加水分解はごくわずかであり、大部分の MEHP は肝臓で酸化的代謝を受ける。MEHP のエチルヘキシル側鎖が ω -及び ω -1-酸化作用を受けて 1 級及び 2 級アルコールが生成され、これらのアルコールからジカルボン酸及びジケト酸が生成される。ジカルボン酸はミトコンドリア及びペルオキソームでエチル鎖やヘキシル鎖残基が α -又は β -酸化を受け、より短鎖長のジカルボン酸となる (Albro et al. 1984、EU RAR 2008)。げっ歯類について詳細に調べられた、MEHP の酸化代謝物を中心とした DEHP の代謝を図 1 に示す。

ラットでは、DEHP (180 mg/kg 体重) を単回経口投与した場合、尿中代謝物

の75%はジカルボン酸（主に代謝物VとI、それぞれ尿中代謝物の約50及び17%）であり、MEHPは検出されていない(EU RAR 2008)。一方、マウスとモルモットでは尿中にMEHPが、マウスでは更に代謝物Iも検出されている(EU RAR 2008)。

MEHPは、精巣及び生殖機能へ影響を及ぼすDEHPの活性代謝物であると考えられている。しかしながら、他の代謝物の役割は十分に解明されていない(EU RAR 2008)。

ヒトでの代謝については、健康な男性2名にDEHP(30 mg)を単回経口投与し、GC-MSにて尿中の代謝物9種の構造を推定し、そのうち7種の定量を試みた報告において、MEHPが6~13%、代謝物VIが約20%、代謝物IXが約30%、代謝物Vが約30%であり、代謝物I、II、III、IV、VII及びVIIIは各5%未満であった(Schmid and Schlatter, 1985)。Kochらは、男性健常者1名に重水素で3、4、5、6位を標識したDEHP(D₄-DEHP)(0.64 mg/kg 体重)を食品に混じて単回経口摂取させ、血中及び尿中のMEHP、代謝物VI、IXをモニタリングした。その結果、血中ではMEHP、尿中ではVI、IXが主代謝物であり、これらの血中半減期はいずれも2時間未満と推定されている(Koch et al. 2004)。さらに尿中の代謝物IV及びVについても検討されており(Koch et al. 2005)、2006年のヒトでのDEHP代謝に関するレビューにおいて、投与量の67%が24時間後までに尿中へ排泄され、代謝物IX(投与量の23.3%)、V(18.5%)、VI(15%)、MEHP(5.9%)、IV(4.2%)の5物質が主要な尿中代謝物であること、推定排泄半減期は代謝物IVで24時間、Vで12~15時間、VI及びIXで10時間、MEHPで5時間であること等を報告している(Koch et al. 2006, 2004, 2005)。この他、ヒトの尿中代謝物に関しては、フタル酸エステル類に職業暴露されていないドイツ郊外居住の健康な14~60歳の女性27名、男性23名から8日間連続して採取した尿中からMEHP(中央値4.9 µg/L)、代謝物IV(8.3 µg/L)、VI(19.2 µg/L)、IX(14.7 µg/L)、及びV(26.2 µg/L)を検出した報告(Fromme et al. 2007)等がある。

28

29

30

31

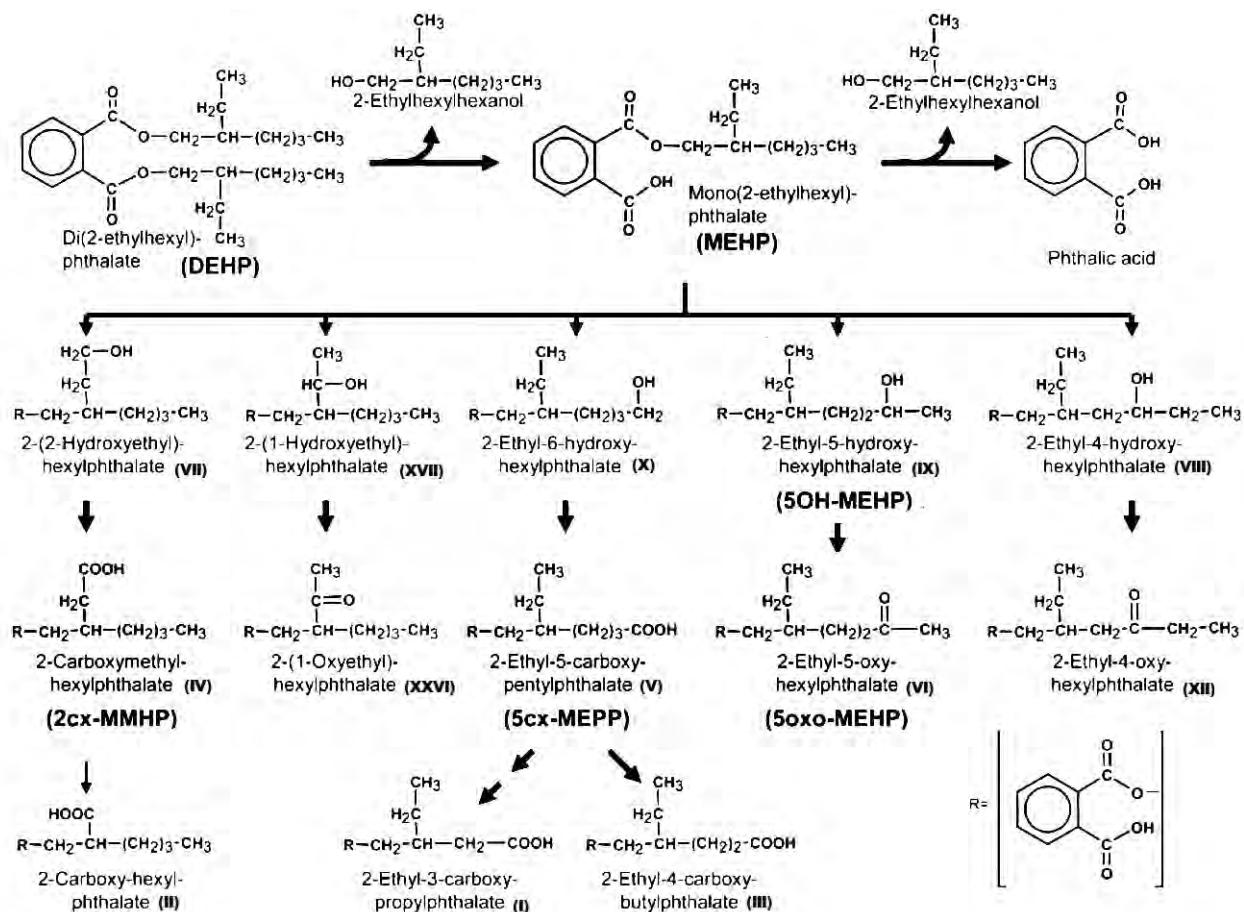
32

33

34

35

36



1

2 注 1か所のみが酸化された代謝物が示されており、2か所が酸化された代謝物は示されていない。

3 図 1 DEHP の代謝 (Koch et al. 2005 fig1 を改変)

4

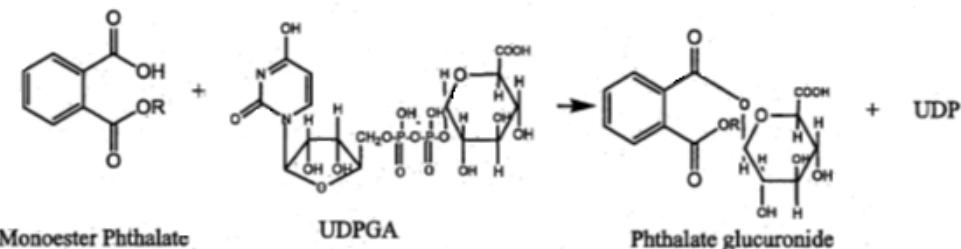
5 ③グルクロン酸抱合

6 DEHP 代謝物の多くは、排泄される前にグルクロン酸抱合を受ける (Albro et al.
7 1982)。フタル酸モノエステル類のグルクロン酸抱合反応を図 2 に示す。反応は
8 ウリジン 5'-二リン酸グルクロン酸トランスフェラーゼにより触媒される。

9 グルクロン酸抱合体として排泄される代謝物の割合は単回経口投与ではハムス
10 ターで 15%、モルモット及びマウスでは 65% 程度で、ラットでは全く認められ
11 なかった (Albro 1982)。なお、SD ラットに妊娠 7 日から DEHP を経口投与す
12 ると、尿中に排泄された MEHP は主にグルクロン酸抱合体（被験動物合計排泄
13 量の約 86%）であったとの報告も近年なされている (Calafat et al. 2006)。

14 ヒトにおける尿中代謝物のグルクロン酸抱合体の割合は、単回経口投与におい
15 て約 65% (Schmid and Schlatter. 1985)、サル又は白血病患者への単回静脈投
16 与では約 80% と報告されている (Albro 1982)。また、ヒトでは、尿中代謝物の
17 うち MEHP は、その約 84% がグルクロン酸抱合体であるとの報告がある (Silva
18 et al. 2003)。なお、ラットでは MEHP 及びその代謝物が腸肝循環する可能性が

1 指摘されている (EU RAR 2008)。



2
3 注 UDPGA: ウリジン 5'-二リン酸グルクロン酸、UDP: ウリジン 5'-二リン酸

4 図 2 フタル酸モノエステル類のグルクロン酸抱合反応 (Silva et al. 2003)

5
6 ④2-EH の代謝

7 DEHP の加水分解により生成した 2-EH は 2-エチルヘキサン酸 (2-EHA) に変
8 換され、2-EHA は肝臓で ω 又は ω -1 酸化や β 酸化を受けた後に排泄される (那
9 須 2003)。

10
11 ⑤代謝の種差

12 (1) ヒトとげっ歯類における代謝の種差に関する検討

13 a. リパーゼ活性

14 DEHP の代謝に関する酵素のうち、特に代謝の第一段階である DEHP から
15 MEHP への加水分解を触媒するリパーゼ活性の種差が大きく、ヒトとげっ歯類
16 の比較研究では、プールした肝ミクロソームのリパーゼの活性はヒトでマウスの
17 7 分の 1 程度と報告されている (伊藤ら 2012)。しかし、ヒトでもげっ歯類と同
18 様に、血中では未変化体である DEHP の消失が早く、リパーゼによる加水分解
19 を受けた後の代謝物として存在するとされている (Kessler et al. 2004, Koch et
20 al. 2004, 2005)。

21 マウスでは肝臓で主に発現している AADAC (アリルアセタミドデアセチラ
22 ーゼ) が DEHP の加水分解に対する触媒能を有するとの報告がある (Kayano et
23 al. 1997) が、膵臓における発現量が多いコレステロールエステルリパーゼ
24 (CEL) の種差に関する報告は見当たらない。

25 b. グルクロン酸抱合

26 ヒトにおける肝臓の UGT 活性がマウスより低いとの報告 (伊藤ら 2012)
27 もあるが、ヒトの尿中代謝物はげっ歯類同様、高い割合で UGT によるグルクロ
28 ン酸抱合を受けている (Schmid and Schlatter 1985, Albro 1982, Silva et al.
29 2003) ことから、本専門調査会では、通常暴露される可能性のあるレベルであ
30 れば、ヒトにおいても MEHP は効率よく UGT によって代謝されると考えた。

31 c. PPAR α の活性化による酵素誘導

32 33 34 げっ歯類では DEHP の暴露により PPAR α を介すると考えられる酵素誘導が

起こる。例えば、ラットにおけるパルミトイル CoA 酸化酵素の誘導やミクロソーム画分の P450 活性の増大 (Mitchell et al. 1985) は、*PPARα* 欠損マウスではみられないことが知られている (Ward et al. 1998)。したがって、げっ歯類では、ペルオキシソーム酵素や CYP4A 等の代謝酵素が誘導されることにより、MEHP の酸化的代謝が亢進するのに対し、ヒトでは、肝臓における *PPARα* mRNA の発現量はマウス肝臓の 10 分の 1 程度であり (Palmer et al. 1998)、さらに MEHP を暴露させたヒト肝細胞ではペルオキシソーム増殖と β 酸化が観察されない (Elcombe and Mitchell, 1986)。

また、ヒトにおける主な代謝物の尿中排泄量 は、米国やドイツの一般集団のデータでは MEHP (4.5~6.9%)、MECPP：代謝物 V (34.0~39.0%)、MEHHP : IX (21.7~31.7%)、MEOHP : VI (16.4~18.1%)、MCMHPIV (10.9 ~16.7%) であり、げっ歯類同様、ヒトでも MEHP に比べてその酸化的代謝物の方が高い割合で尿中に排泄されることが報告されている (Frederiksen et al. 2007、Albro et al. 1982)。さらに前述のとおり、げっ歯類と同様に、ヒトにおいても尿中に排泄された代謝物がグルクロン酸抱合を受けている割合は非抱合体の割合に比べて高い。以上より、本専門調査会では、ヒトにおける *PPARα* による酵素誘導はげっ歯類よりも弱いものの、通常受ける可能性のある暴露レベルにおいては、ω 酸化系やグルクロン酸抱合等によって MEHP を代謝し、体内から除去できると考えた。

d. ヒトにおける代謝酵素の個体差

ヒトでは DEHP の代謝酵素であるリパーゼ、UGT、ADH、ALDH 活性の個体差が大きく、特にリパーゼの活性に関しては、ヒトとげっ歯類との種差が 7 倍であったのに対し、個体差は 10 倍であったと報告されている (伊藤ら 2012)。

(4) 排泄

一般に DEHP とその代謝物は経口暴露後、速やかに尿及び糞便中に排泄される (EU RAR 2008)。雄のマウス、ラット及びカニクイザルに ¹⁴C-DEHP (100 mg/kg 体重) を単回強制経口投与すると、いずれの種でも投与 96 時間後までに尿中に投与量の 28~37%、糞便中に投与量の約 50%が排泄される。ラット及びマウスでは投与後 24 時間以内に総尿中排泄の 90%、総糞便中排泄の 85%までが排泄されたのに対し、カニクイザルではそれぞれ 80%、50%までであった (Astill 1989)。他に ¹⁴C-DEHP (50 mg/kg 体重) 単回経口投与では、4 日後までにイヌでは尿に投与量の 21%、糞便に 57%、ミニチュアブタでは尿に 79%、糞便に 26%、また、ラットでは投与 1 日後までに尿に 27%、糞便に 57%が排泄されたとの報告もある (Ikeda et al. 1980)。

反復投与については、雌雄のラット、マーモセットにおける ¹⁴C-DEHP をマークした DEHP (2,000 mg/kg 体重/日) の 14 日間強制経口投与試験では、尿に排泄される割合がラットでは ¹⁴C 投与量の約 50%、マーモセットでは 2%で、残りは糞便中に排泄されている (Rhodes et al. 1986)。また、¹⁴C-DEHP を 21

1 日間混餌投与(1,000~12,000 ppm:85~1,000 mg/kg 体重/日)された雄ラットでは、低用量から高用量になるに従い、尿中への排泄量は¹⁴C投与量に対し53%から69%まで増加し、逆に糞便中へは38%から23%に減少した(Astill 1989)との報告もある。ヒトについては、男性健常者2名にDEHPを単回経口投与(30 mg)した場合、投与量の11又は15%が尿中に代謝物として排泄され、4日間の反復投与(10 mg/日)では15又は25%が尿中に排泄されている(Schmid and Schlatter, 1985)。また、男性1名にD₄-DEHP(4.7~650 μg/kg 体重)を食品に混じて単回経口摂取させた試験では、摂取後24時間までに投与量の平均67%が尿中に排泄され、650 μg/kg 体重投与時には44時間後までに74%が排泄されたと報告されている(Koch et al. 2005)。

11 多くの試験において尿及び糞便からの回収率が100%に到達しないが、組織への明らかな残留も認められないことから、胆汁への排泄が指摘されている。
12 ¹⁴C-DEHPをマーカーとしたDEHP(50 mg/kg 体重)経口投与では、ラットでの胆汁への排泄は1%未満であるが、投与後4時間の時点で、イヌでは7.2%が、
13 ミニチュアブタでは1.2%が胆汁中から回収され、イヌでは一日後でも9.8%が回
14 収されたという報告がある(Ikeda et al. 1980)。

15 NTP(2006)の検討において、ヒトでの一次及び二次尿中代謝物(MEHP、代
16 謝物IX、VI)の測定結果から、これらの生成や排泄に年齢差があることが示唆さ
17 れている。また、若齢な小児ほどMEHPに比較してIX及びVIの割合が高いところ
18 が報告されており(Koch et al. 2004b)、NTPは乳幼児の低糸球体濾過率に起
19 因する低い腎クリアランスや未熟なグルクロロン酸抱合能は、毒性代謝物の体内量
20 を増加させる可能性のあることを指摘している。さらに、乳汁や羊水中にリスク
21 の可能性のあるDEHPの酸化代謝物の非抱合体が検出されている(Silva et al.
22 2004、Calafat et al. 2004)。また、新生児及び乳幼児では消化管のリパーゼの
23 ほか、母乳中のリパーゼも存在する。したがって、これらを複合して新生児らの
24 消化管吸収を決定し、解明してゆくことが必要とされている(NTP 2006)。

25 また、ラットにDEHPを経口投与した場合の血中及び精巣内のDEHP、MEHP
26 濃度を予測するKeysらの生理学的薬物動態(PBPK)モデル(Keys et al. 1999、
27 ATSDR 2002)など、最近はヒトにおけるDEHP投与後の血中及び尿中の代謝物
28 (MEHP、代謝物IV、V、VI、IX)を予測する薬物動態(PK)モデル等も報告
29 されている(Lorber et al. 2010)。

30 2. 実験動物等における影響

31 (1) 急性毒性

32 DEHPの経口半数致死量(LD₅₀)は、ラット30.6 g/kg 体重(Shaffer et al. 1945)、
33 マウス49.7 mL/kg 体重(Yamada 1974)、ウサギ33.9 g/kg 体重(Shaffer et al.
34 1945)等の報告がある。

1 (2) 亜急性毒性

2 ①7日間亜急性毒性試験(ラット)

3 SD ラット(性別及び動物数不明)における DEHP(0、50、100、500 mg/kg :
4 0、2.5、5、25 mg/kg 体重/日)の7日間混餌投与試験が行われた。

5 血清トリグリセリド値の有意な低下が全投与群でみられ、Morton らは、肝ペ
6 ルオキシソーム増殖(ペルオキシソームに関連する酵素活性の変化、又は微細構
7 造の変化に基づく)の NOAEL は 2.5 mg/kg 体重/日、LOAEL は 5 mg/kg 体重/
8 日であったとしている(Morton 1979、WHO 2003)。

9 WHO(2003)では、本試験における肝臓のペルオキシソーム増殖の NOAEL
10 を 2.5 mg/kg 体重/日とし、これを TDI 算出に用いている。

11 本専門調査会としては、本試験は古い試験であり、また、試験設計(性別、動
12 物数)が不明であることから、NOAEL を設定することはできないと判断した。

14 ②2週間/4週間亜急性毒性試験(ラット)⁸

15 SD ラット(雌、各群 10 匹)における DEHP(0、300、1,000、3,000 mg/kg⁹)
16 の 2 週間又は 4 週間経口投与試験が行われた。

17 4 週間 3,000 mg/kg 投与群で、体重減少がみられた(p<0.01)。2 週間 1,000
18 mg/kg 以上の投与群及び 4 週間の全投与群で肝臓重量が用量依存的に増加
19 (p<0.01) し、肝臓肥大がみられた。また両期間ともに 300 mg/kg 以上投与群で
20 好酸性細胞質を伴う肝細胞肥大が、3,000 mg/kg 投与群で肝細胞の壊死がみられ
21 た。腎臓については 2 週間 1,000 mg/kg 以上投与群及び 4 週間 300 mg/kg 以上投
22 与群に近位尿細管の好酸性変化が、4 週間 3,000 mg/kg 投与群に腎臓の退色や腎
23 盂の拡張と移行上皮の過形成がみられた。下垂体については両期間の 3,000
24 mg/kg 投与群で重量が減少(p<0.01) し、4 週間投与群では更に好酸性顆粒が減
25 少していた。副腎については 2 週間 3,000 mg/kg 投与群で肥大及び束状帶細胞の
26 分裂増加が、4 週間 1,000 mg/kg 以上投与群で副腎球状帶細胞の空胞変性、3,000
27 mg/kg 投与群で束状帶細胞の肥大が観察された(副腎の重量、所見例数不明)。
28 また、300 mg/kg 体重/日以上投与で卵巣間質細胞空胞変性がみられている(Takai
29 et al. 2009)。

30 本専門調査会としては、最低用量の 300 mg/kg 以上投与で肝細胞肥大及び肝重
31 量増加、卵巣間質細胞空胞変性等がみられたことから、本試験の LOAEL を 300
32 mg/kg 体重/日と判断した。

34 ③13週間亜急性毒性試験(ラット)¹⁰

35 SD ラット(雌雄、各群 10 匹)における DEHP(0、5、50、500、5,000 ppm :
36 雄 0、0.4、3.7、37.6、375.2 mg/kg 体重/日、雌 0、0.4、4.2、42.2、419.3 mg/kg

⁸生殖への影響は(6)⑧に記載

⁹原著において用量は「mg/kg」、投与経路は「経口」と記載されているのみで、「mg/kg 体重/日」、「mg/kg 餌/日」、「mg/kg 水/日」の判別ができないことから、原著の「mg/kg」のまま記載した。

¹⁰精巢への影響は(6)⑫に記載

1 体重/日) の 13 週間混餌投与試験が行われた。

2 5,000 ppm 投与群の雌雄に肝重量及び腎重量の増加 ($p<0.05$)、肝臓肥大、肝
3 ペルオキシソーム増殖、甲状腺における軽度の組織変化（濾胞サイズの減少、コ
4 ロイド密度の低下）が認められた。5,000 ppm 投与群の雄では赤血球数及びヘ
5 モグロビン値が減少 ($p<0.01$) し、血清中のアルブミン、カリウムの増加 ($p<0.05$)、
6 血清アラニントランスアミナーゼの減少 ($p<0.01$) も観察された。また、500 ppm
7 以上投与群で、精巣セルトリ細胞空胞変性が認められている((6)⑫参照) (Poon
8 et al. 1997)。

9 ATSDR(2002)は、肝臓、腎臓、血液系の慢性毒性に係る NOAEL を 37.6 mg/kg
10 体重/日、LOAEL を 375 mg/kg 体重/日としている。EU (RAR 2008) も、腎臓
11 影響の NOAEL を 37.6 mg/kg 体重/日としている。

12 本専門調査会としては、5,000 ppm 投与で肝臓、腎臓及び血液への影響が認め
13 られているが、500 ppm 以上投与で精巣への影響が認められていることから、本
14 試験における NOAEL を 500 ppm (3.7 mg/kg 体重/日) と判断した。

16 ④3 日～9か月間亜急性毒性試験（ラット）

17 Wistar ラット（雌雄、対照群 6 匹、各投与群 4 匹）における DEHP (0 (対照
18 群)、50、200、1,000 mg/kg 体重/日) の 3、7、14、28 日及び 9 か月間混餌投与
19 試験が行われ、肝臓の経時的变化が主に観察された。

20 体重は、9 か月後に、雄は 200 mg/kg 体重/日 (中用量) 以上の投与群、雌は
21 1,000 mg/kg 体重/日 (高用量) 投与群で減少した。肝重量は、用量依存的な肝細
22 胞肥大を伴い、雄では 50 mg/kg 体重/日 (低用量) 以上の投与群で 4 日目と 9 か
23 月後に、高用量では全試験期間で増加し、雌では中、高用量投与群において 9 か
24 月後に、高用量投与群では 7 日、14 日目にも増加が認められた。組織学的には、
25 DNA 合成を指標とした用量依存的な肝細胞の細胞分裂の増加が、雄では全投与
26 群で 7 日目に、中用量以上の投与群では 3 日目に、雌は中用量以上の投与群では
27 7 日目に、高用量投与群では 3 日目に増加が認められた。また、時間及び用量依
28 存的な肝細胞の脂肪変性が全投与群で 3 日目以降、雄の方が顕著に観察され、軽
29 度な小葉中心部の肝細胞からのグリコーゲン消失が、雄の高用量投与群で 7 日以
30 降認められた。

31 電子顕微鏡による組織観察では、肝ペルオキシソームの増殖が、雄では低用量
32 投与で 14 日以降、中用量以上投与で全試験期間に、雌では低、中量用投与で 9
33 か月後に、高用量投与で 14 日以降に認められた。また、用量依存的な小胞体の
34 変化がみられ、滑面小胞体の増殖は、低用量投与群で雄の 7 日以降、雌の 14 日
35 以降に、中用量以上投与では雌雄とも全試験期間に認められた。また、粗面小胞
36 体の変性は雄では中用量投与群で 3 日目以降、雌では 200 mg/kg 体重/日以上の
37 投与群で 28 日目以降に認められた。

38 生化学的観察においては、肝ペルオキシソーム酵素であるシアノ化物非感受性
39 パルミトイル CoA 酸化酵素活性が用量依存的に、雄の低用量投与群で 9 か月後
40 には増大し、雌雄とともに中用量以上の投与群で 7 日以降に、雌の高用量投与群は

3日以降に増大が認められ、また、これと平行するように α -グリセロリン酸脱水素酵素活性は、雄では低用量投与群では14日以降に、中用量投与群で7日以降に、高用量投与群では全試験期間で増大し、雌では中用量投与群では28日以降、高用量投与群では14日以降増大が認められた。また、ミクロソーム画分のP450活性は雄の中用量投与群で3日目に、高用量投与群の3及び7日目に、雌では全投与群で7日目に増大したが、ラウリン酸水酸化酵素活性は用量依存的に雄の全投与群と雌の高用量投与群の3日以降増大が認められ、雌の低、中用量投与群も増大が認められる時があった。そのほか、グルコース-6-ホスファターゼ(G6Pase)の活性が、雄では中用量以上投与群で9か月後に、雌では全投与群で28日に、雌雄とも高用量投与群ではほぼ全試験期間で低下した。(Mitchell et al. 1985)。

ATSDR(2002)及びEU(EU RAR 2008)は、本試験における肝臓影響のLOAELを50mg/kg体重/日としている。

本専門調査会としては、最低用量である50mg/kg体重/日以上投与で肝重量増加及び肝ペルオキソーム増殖がみられたことから、本試験のLOAELを50mg/kg体重/日と判断した。

⑤その他（ラット、サル）

Noriegaら(2009)による、雄のSDラット及びLEラット(各群10匹)にDEHP(0、10、100、300、900mg/kg体重/日)を21日齢から毎日強制経口投与した試験において、LEラットでは56～58日齢に10mg/kg体重/日以上の投与で、98日齢に100mg/kg体重/日以上の投与で肝重量の増加がみられた。一方、SDラットでは56～58日齢に100mg/kg体重/日以上の投与で、98日齢に900mg/kg体重/日投与で肝重量の増加がみられた。同様にSDラットにDEHP(0、100、300、900mg/kg体重/日)を22日齢から投与した試験では、43～44日齢、63～64日齢のいずれも100mg/kg体重/日以上の投与で肝重量の増加がみられた(いずれもp<0.05)。また、300mg/kg体重/日以上投与により生殖系器官の重量減少、精巣・精巣上体の組織学的変化及び包皮分離遅延がみられた(Noriega et al. 2009)¹¹。

本専門調査会としては、投与によりみられた肝重量の増加は、酵素誘導によるものであって一過性のものであると考えられることから、本指標によりNOAELを設定することは適切ではないと判断し、300mg/kg体重/日以上投与により認められた生殖系器官の重量減少、精巣・精巣上体の組織学的変化及び包皮分離遅延に基づき、本試験のNOAELを100mg/kg体重/日と判断した。

また、カニクイザルの2歳未満の若い成熟個体(雄、各群4匹)におけるDEHP(0、500mg/kg体重/日)の14日間強制経口投与試験では、体重、肝臓、精巣への影響は認められなかったことが報告されている(Pugh et al. 2000)。ATSDRは、

¹¹ 生殖への影響は(6)⑪に記載

1 本試験における NOAEL を 500 mg/kg 体重/日としている (ATSDR 2002)。本専
2 門調査会としては、本試験は 2 群構成であることから、NOAEL を設定することはできないと判断した。

4 マーモセット（雌雄、各群 4 匹）における DEHP (0、100、500、2,500 mg/kg
5 体重/日) の 13 週間強制経口投与試験では、肝臓、腎臓、脾臓、精巣、卵巣、血
6 液生化学検査結果への影響は認められなかったことが報告されている。その他、
7 心臓、肺も剖検、検鏡の対象とされ、DEHP の投与に関連する異常はみられなか
8 ったと報告されている。(Kurata et al. 1998)¹²。ATSDR は、Kurata ら (1988)
9 の試験における全器官 (呼吸器、循環器、肝臓、腎臓、血液、内分泌等) の NOAEL
10 を 2,500 mg/kg 体重/日とし、サルはラットやマウスに比べて DEHP の経口暴露
11 による肝臓への影響の感受性が低いように思われると記載している (ATSDR
12 2002)。本専門調査会としては、本試験は比較的高用量の試験であることから、
13 TDI 設定の根拠として用いることが適切でないと判断した。

(3) 発がん性及び慢性毒性

①104 週間慢性毒性／発がん性併合試験（マウス）¹³

B6C3F₁ マウス（雌雄、各群 60～70 匹、4 週齢）における DEHP (0、100、500、
1,500、6,000 ppm : 雄 0、19.2、98.5、292.2、1,266.1 mg/kg 体重/日、雌 0、23.8、
116.8、354.2、1,458.2 mg/kg 体重/日) の 104 週間混餌投与試験が行われた。

肝絶対重量の増加が 500 ppm 以上投与群の雄及び 6,000 ppm 投与群の雌で、
肝相対重量の増加は雌雄とも 1,500 ppm 以上の投与群でみられた。腎絶対重量の
低下は 1,500 ppm 以上の投与群の雄、及び 6,000 ppm 投与群の雌でみられた。
1,500 ppm 以上投与の雌で慢性進行性腎症が増加 (対照群 58% に対し、低用量か
ら 85、100%) した (雄では対照群を含め 87～97% にみられる)。6,000 ppm 投
与群の雌雄全例に、肝臓の色素沈着、細胞質の好酸性小体増加 (cytoplasmic
eosinophilia)、慢性炎症のいずれかの病変がみられた。また、500 ppm 以上投与
群の雌雄で肝パルミトイル-CoA 酸化酵素活性が上昇した。

腺腫と癌を併せた肝腫瘍の頻度は 500 ppm 以上投与の雄 (対照群 11% に対し、
低用量から 32、42、53%) 及び 1,500 ppm 以上投与の雌 (対照群 4% に対し、
低用量から 29、63%) で対照群と比べて統計学的に有意に増加した。しかし、こ
の試験を実施した研究施設の背景データとの比較では、雄の肝腫瘍頻度は 1,500
ppm 以上で統計学的有意差があり、対照群の肝腫瘍頻度が背景データより有意に
低いため、著者らは 500 ppm における雄の肝腫瘍増加の生物学的有意差は疑わし
いと述べている。なお、子宮、卵巣、下垂体、甲状腺、脾臓には投与に関連した
病変は観察されなかったと報告されている。

また、104 週間混餌投与試験とは別に、雌雄各 55 匹のマウスに 78 週間、6,000
ppm の DEHP を同様に混餌投与した後、26 週間にわたり DEHP を加えない餌

¹² (6) ②にも記載

¹³ 生殖への影響は (6) ①に記載

に変え観察を継続した試験では、回復期間後に雌の肝重量及び雌雄の肝パルミトイル-CoA 酸化酵素が対照群と有意差がないレベルまで回復し、肝細胞腺腫の発生率は継続投与群に比べて低下した ($p \leq 0.05$)。また、1,500ppm 以上の投与により、精巣の絶対・相対重量の減少、精巣の精子減少、精巣上体の精子の未成熟・形態異常が認められている。

著者らは、肝臓の腫瘍及びペルオキシソーム増殖に関する NOEL を混餌中 100 ppm (19~24 mg/kg 体重/日)、非発がん影響に関する NOAEL を混餌中 500 ppm (98.5~116.8 mg/kg 体重/日) としている (David et al. 1999, 2000b)。

ATSDR (2002) は、雄の肝相対重量の増加に基づき肝臓影響の LOAEL を 292 mg/kg 体重/日、雌の慢性進行性腎症の増加に基づき腎臓影響の LOAEL を 354 mg/kg 体重/日とし、肝臓、腎臓の慢性毒性に係る NOAEL を 117 mg/kg 体重/日とした。それ以外の器官については NOAEL を 1,458 mg/kg 体重/日とした。また、発がん性の LOAEL を、肝細胞腫瘍に基づき、雄 292 mg/kg 体重/日、雌 354 mg/kg 体重/日とした。

また、EU (EU RAR 2008) では、同様のデータを、David ら (1999, 2000b) の共著者である Moore (1997) の報告から参照している。雄の肝細胞腫瘍増加に基づく発がん性の LOAEL を 292 mg/kg 体重/日、NOAEL を 98.5 mg/kg 体重/日としている。また、肝臓に対する非発がん性の LOAEL を 98 mg/kg 体重/日、NOAEL を 19 mg/kg 体重/日としている (EU RAR 2008)。

本専門調査会としては、500 ppm 以上投与により肝臓、腎臓及び精巣の重量変化が有意に認められていること、また、1,500 ppm 以上投与により雄で肝腫瘍増加がみられることから、本試験における非発がん性及び発がん性の NOAEL をそれぞれ 100 ppm (19.2 mg/kg 体重/日) 及び 500 ppm (98.5 mg/kg 体重/日) と判断した。

②103週間慢性毒性試験（ラット）¹⁴

NTP (1982) により DEHP の発がん性試験が実施された。Fischer 344 (F344) ラット (雌雄、各群 50 匹) における DEHP (0, 6,000, 12,000 ppm : 雄 0, 322, 674 mg/kg 体重/日、雌 0, 394, 774 mg/kg 体重/日) の 103 週間混餌投与試験が行われた。

肝細胞癌が投与群の雌で用量依存的に増加し、12,000 ppm 投与群で有意であった。肝細胞癌と肝臓の腫瘍性結節 (neoplastic nodule) を併せた発生率が両投与群の雌及び 12,000 ppm 投与群の雄で増加した。肝臓の明細胞性変異肝細胞巣 (foci of clear cell change) の発生率が投与群の雌雄で用量依存的に増加したが、有意差はみられなかった。12,000 ppm 投与群の雄では下垂体の腫瘍、甲状腺の腫瘍、及び精巣間細胞腫の発生率が減少し、下垂体肥大及び精細管変性は増加した。また、12,000 ppm 以上投与により精細管変性の増加が認められている (Kluwe et al. 1982, NTP 1982)。

¹⁴ 精巣毒性は (6) ⑬に記載。マウスとラットで慢性試験を実施

ATSDR (2002) は、慢性毒性の LOAEL を肝臓影響 322 mg/kg 体重/日、内分泌系 674 mg/kg 体重/日とし、発がん性の LOAEL を、肝細胞癌に基づき 322 mg/kg 体重/日としている。EU も発がん性の LOAEL を 320 mg/kg 体重/日(6,000 ppm 投与を EU 換算) としている (EU RAR 2008)。

本専門調査会としては、最低用量である 6,000 ppm 以上投与により用量依存的な肝細胞癌、肝臓の明細胞性変異肝細胞巣の増加、精細管変性の増加がみられたことから、本試験における LOAEL を 6,000 ppm (非発がん性 : 322 mg/kg 体重/日、発がん性 : 394 mg/kg 体重/日) と判断した。

なお、NTP (1982) は、B6C3F₁マウス (雌雄、各投与群 50 匹) でも同様に DEHP (0、3,000、6,000 ppm : 雄 0、672、1,325 mg/kg 体重/日、雌 0、799、1,821 mg/kg 体重/日) の 103 週間混餌投与試験を行い、両投与群の雌雄マウスで肝細胞癌の用量依存的な増加 (6,000 ppm 投与群の雄は有意差なし)、両投与群の雌雄マウスで肝細胞癌と肝細胞腺腫を併せた発生率の増加及び 6,000 ppm 投与群の雄で腎臓の慢性炎症と精細管変性の増加を報告している (Kluwe et al. 1982、NTP 1982)。

本専門調査会としては、本試験は高用量の試験であることから、TDI 設定の根拠として用いることが適切でないと判断した。

③104 週間慢性毒性試験 (ラット)¹⁵

F344 ラット (雌雄、各群 50~80 匹、6 週齢) における DEHP (0、100、500、2,500、12,500 ppm : 雄 0、5.8、28.9、146.6、789.0 mg/kg 体重/日、雌 0、7.3、36.1、181.7、938.5 mg/kg 体重/日) の 104 週間混餌投与試験が行われた。

体重、摂餌量は 12,500 ppm 投与群で低下した。2,500 ppm 以上投与群の雌雄で肝重量の増加、肝パルミトイル-CoA 酸化酵素活性の上昇が認められ、雄では腎重量、肺相対重量、肝海綿状変性、単核球性白血病も増加した。12,500 ppm 投与群では雌雄に肝細胞色素沈着及び腎重量の増加が、雄には膵臓腺房細胞の腺腫の増加もみられた。

肝細胞癌と腺種を併せた肝腫瘍発生率は 2,500 ppm 以上投与群の雄 (対照群 7%に対し、低用量から 17、43%) 及び 12,500 ppm 投与群の雌 (対照群 0%に対し 31%) で増加した (いずれも p≤0.05)。

また、104 週間混餌投与試験とは別に、雌雄各 55 匹のラットに 78 週間、12,500 ppm の DEHP を同様に混餌投与した後、DEHP を加えない餌に変えて 26 週間にわたり観察を継続した試験では、回復期間後に肝重量及び肝パルミトイル-CoA 酸化酵素が対照群と有意差がないレベルまで回復し、肝細胞癌の発生率は継続投与群に比べて低下した (p≤0.05)。

著者らは肝臓の腫瘍とペルオキシソーム増殖に基づく NOEL 及び非発がん性の NOAEL を混餌中 500 ppm (28.9~36.1 mg/kg 体重/日) とした。また、単核

¹⁵ 精巢毒性は (6) ⑭に記載。マウスでも試験を実施

球性白血病については、この試験に用いられた F344 ラットには高頻度で自然発生し、SD ラットを用いた他の慢性経口投与試験では観察されていないことから、ヒトとの関連性は疑わしいとしている (David et al. 1999, 2000a)。

ATSDR (2002) は、肝臓、腎臓への影響に係る LOAEL を 147 mg/kg 体重/日、NOAEL を 36 mg/kg 体重/日とし、それ以外の器官については NOAEL を 939 mg/kg 体重/日としている。また、肝細胞がんに基づく LOAEL を雄 147 mg/kg 体重/日、雌 939 mg/kg 体重/日としている。

また、EU (RAR 2008) では、同様のデータを David ら (1999, 2000a) の共著者である Moore (1996) の報告から参照しており、雄の肝腫瘍及び单核球性白血病に基づく発がんの LOAEL を 2,500 ppm (147 mg/kg 体重/日)、NOAEL を 500 ppm (29 mg/kg 体重/日) としている。肝臓、腎臓及び精巣に対する非発がん影響の LOAEL 及び NOAEL についても、発がんと同様の値としている。

本専門調査会としては、2,500 ppm 以上投与により雄に肝腫瘍の増加、肝及び腎重量増加並びに肝海綿状変性増加がみられたことから、本試験における NOAEL を発がん性及び非発がん性とともに 500 ppm (28.9 mg/kg 体重/日) と判断した。

④159 週間慢性毒性試験（ラット）

SD ラット（雄、各群 60～180 匹）における DEHP (0、30、95、300 mg/kg 体重/日) の混餌投与による生涯試験（最大 159 週間）が行われた。

300 mg/kg 体重/日投与群で肝腫瘍及び精巣腫瘍（ライディッヒ細胞腫）の増加が認められ、用量依存性も有意であった。精巣腫瘍は肝腫瘍よりも早期に発生し、時間経過に伴い数が増加した。また、精細管の萎縮も増加した。肝重量は用量依存的にわずかに増加したが、有意差はみられず、肝海綿状変性が 950 日間以上、95 mg/kg 体重/日以上の投与群で増加した。

著者らは、肝発がん及び精巣の発がんについて NOAEL を 95 m/kg 体重/日とした。また、ライディッヒ細胞腫の発生率は時間依存性の片側用量依存傾向検定 (Peto et.al 1980 に従う) から、有意なトレンド（全ライディッヒ細胞腫で P=0.019、多発性ライディッヒ細胞腫で P<0.001）がみられた (Voss et al. 2005)。

本専門調査会としては、肝及び精巣腫瘍の増加に基づき本試験の NOAEL を 95 mg/kg 体重/日と判断した。

＜参考：DEHP による肝発がんメカニズム＞

① PPAR α を介した DEHP による肝発がん

ヒト肝臓における PPAR α mRNA の発現量はマウス肝臓の 10 分の 1 であった (Palmer et al. 1998)。レポータープラスミドにラットの enoyl-CoA hydratase/3-hydroxyacyl CoA 遺伝子のペルオキシソーム増殖剤応答配列 (PPRE) を組み込み、COS-1 細胞を用いてルシフェラーゼ・アッセイによる解析を行ったところ、ヒト PPAR α 発現系とともに DEHP を処置したところ、2 mM 処置しても誘

導能を示さなかったが、MEHPを処置した場合には0.1~20 μM(20 μMで4.6倍)まで濃度依存的な誘導能を示した(Malone et al. 1999)。しかし、ヒト肝細胞をMEHPを暴露させると、ペルオキシソーム増殖とβ酸化が観察されなかった(Elcombe and Mitchell, 1986)。

一方、野生型マウス及び*Ppara*欠損マウスに対するDEHP 12,000 ppmの6か月間混餌投与によって、野生型ではペルオキシソーム酵素の誘導、肝肥大、細胞質の好酸性小体及びペルオキシソームの増加が起こったが、*Ppara*欠損マウスでは肝臓への影響が観察されなかった。このことから、マウスにおいてはDEHPによる腫瘍形成はPPAR α を介して起こると考えられた(Ward et al. 1998)。

DEHPによるペルオキシソーム増殖作用や発がん作用はげっ歯類のみで報告されている。サルを用いた*in vivo*試験としては、カニクイザルの若い成熟雄におけるDEHP(0、500 mg/kg 体重/日)の14日間強制経口投与試験(Pugh et al. 2000)及びマーモセットにおけるDEHP(0、100、500、2,500 mg/kg 体重/日)の13週間強制経口投与試験(Kurata et al. 1998)が行われたが、ペルオキシソーム増殖や肝腫瘍は起こらないと報告された。しかし、最近の研究では、雌雄のカニクイザルへのDEHP(1,000 mg/kg 体重/日)28日間経口投与により、雌で肝ペルオキシソーム増殖が観察されているが、げっ歯類と比較すると非常に弱い反応であったと報告されている(Satake et al. 2010)。

② PPAR α 欠損マウスを用いたDEHP投与試験

前述のWardら(1998)の研究では、*Ppara*欠損マウスに対するDEHPの混餌投与ではペルオキシソーム増殖と肝腫瘍が観察されなかった。ただし、この試験の投与期間は6か月であり、慢性試験は実施されていなかった。そこで、野生型マウスと*Ppara*欠損マウスに対するDEHP(0.01%、0.05%)の22か月間の混餌投与が行われた。その結果、0.05%のDEHPによる肝腫瘍(肝細胞がん、肝細胞腺腫、胆管細胞がんを含む)の発生頻度は、*Ppara*欠損マウスの方が25.8%と、野生型マウスの10.0%よりも高く、マウスにおいてはDEHPによってPPAR α を介した経路に依存しない腫瘍形成が起こることが報告された(Ito et al. 2007)。なお、この報告がきっかけの一つとなり、IARCはDEHPによる発がん性の再評価を行い、それまでグループ3としていた評価をグループ2Bに引き上げている(IARC 2012)。

さらに、0.05%のDEHPを22か月混餌投与された野生型マウスと*Ppara*欠損マウスの肝細胞腺腫では、マイクロアレイ解析における遺伝子発現プロファイルが全く異なっており、野生型マウスと*Ppara*欠損マウスでは肝腫瘍の発生機序が異なることが示唆された。野生型のみでDEHP投与によるPPAR α とCyp4a10(対照群の6.7倍)の発現上昇がみられた(Takashima et al. 2008)。

③ PPAR α -humanizedマウスを用いたDEHP投与試験

Itoら(2012, in press)により、PPAR α -humanized(hPPAR α)マウスに対するDEHPの影響が調べられている。DEHPによるPPAR α の転写活性化を最も鋭敏なCyp4a14の発現でみると、5 mmol/kg投与の場合、野生型マウスでは62倍の

1 誘導、しかし hPPAR α マウス（ヒト PPAR α 過発現マウス）で 1.45 倍、誘導の比
 2 は野生型マウスの方が $62/1.45=42.7$ 倍高くなった。一方、これらのマウスにおける構成的アンドロスタン受容体 (CAR) の誘導は Cyp2b10 の誘導でみると、野生型 5.3 倍、hPPAR α マウス 16.6 倍で、hPPAR α マウスの方が CAR 標的遺伝子発現が 3.3 倍大きいという結果が得られた。

6 Hayashi ら (2011) は、hPPAR α マウスでも野生型と同様に DEHP によって胚
 7 吸収増加と生存新生児数減少が起こることを報告している（交配 4 週間前から妊娠
 8 18 日または分娩後 2 日まで混餌投与）。hPPAR α マウスの肝臓では野生型の 100
 9 倍量にあたる PPAR α の mRNA が発現しているが、DEHP による Cyp4a10 の発現
 10 誘導は野生型より弱い。野生型では DEHP の投与によって母動物で血漿中トリグ
 11 リセリド (TG) の低下、肝臓のミクロソーム TG 輸送タンパク質 (MTP) の mRNA
 12 発現の低下が起り、これらが胎児及び新生児への毒性作用に関与しているとみら
 13 れているが、hPPAR α マウスでは TG 及び MTP に野生型と同様な変化は観察され
 14 ていない。この試験の詳細は別項の（6）内分泌系及び生殖系への影響＜参考：発
 15 生毒性の作用機序＞に記載した。

16 ④ PPAR α 非依存的な DEHP の新たな作用経路に関する知見

17 DEHP によって活性化される新たなシグナル伝達経路として CAR が報告されて
 18 いる。DEHP (20、200 mg/kg 体重/日) を 21 日間強制経口投与された野生型マウ
 19 スと PPAR α 欠損マウスの肝臓における遺伝子発現の網羅的解析により、いくつか
 20 の典型的な CAR 標的遺伝子が PPAR α 非依存的な転写制御を受けていることが明
 21 らかになった。また、In vitro において、マウス肝細胞では DEHP による CAR 標
 22 的遺伝子 Cyp2b10 の発現誘導が CAR を阻害することによって抑制されることが示
 23 された。さらに、ヒト初代培養肝細胞を用いた試験でも、DEHP によって用量依存
 24 的に CAR の標的遺伝子である Cyp2b6 の発現が誘導された (Eveillard et al.
 25 2009a)。

26 DEHP (30、180、1,100 mg/kg 体重/日) を 14 日間強制経口投与された雄の
 27 C57BL/6J マウスにおいて、転写産物及び代謝プロファイルの解析が行われた。そ
 28 の結果、肝臓で DEHP 投与によって転写調節を受ける遺伝子の大半は PPAR α 標的
 29 遺伝子であったが、シトクロム P450 遺伝子の Cyp4a14、Cyp2b10、Cyp3a11 が
 30 誘導されており、PPAR α 以外にも CAR、Pregnan X 受容体 (PXR) を介したシグ
 31 ナル伝達経路が活性化されていた。DEHP はヘム合成に関する Alas1 と、ヘムが
 32 リガンドとなる Rev-erb α 経路にも影響を与えた。なお、supplemental data とし
 33 て精巣のライディッヒ細胞の遺伝子発現プロファイルにも DEHP による影響があ
 34 ったと言及している (Eveillard et al. 2009b)。

35 DEHP (200、1,150 mg/kg 体重/日) を強制経口投与された野生型マウス、PPAR α
 36 欠損マウス、及び CAR 欠損マウスの肝臓を用いた遺伝子発現の網羅的解析の結果、
 37 DEHP によって転写調節を受けていた遺伝子の大半 (~94%) が PPAR α 依存的で
 38 あった。一方、Cyp2b10、Cyp3a11 及び metallothionein-1 の誘導は CAR 依存的
 39 であるが PPAR α 非依存的であり、Cyp8b1、Gstm4 及び Gstm7 の誘導は CAR と

PPAR α の両方に非依存的であった。このことから、DEHP はげつ歯類の肝臓で多様な核内受容体を活性化することが示された。なお、ラットへの Wy-14,643 投与による CAR 及び PXR 関連の遺伝子発現はほぼみられなかつたことから、Wy-14,643 は他のペルオキシソーム増殖剤よりも PPAR α 依存的であり、すべてのペルオキシソーム増殖剤が必ずしも同じように作用するわけではないことが分かった (Ren et al. 2010)。

DEHP 500 mg/kg 体重/日を経口投与された 4 週齢の SD ラットの肝臓では、肝細胞増殖 (PCNA 陽性細胞增加)、ホスホリパーゼ D (PLD) 1/2 タンパク質の発現增加、PPAR α 、CAR、PXR の活性化及び Cyp2b1 タンパク質の発現增加がみられた。DEHP は PLD の発現を有意に増加させることができ、この DEHP による PLD の増加と CAR や PXR といった核内受容体と複雑に相互作用する PPAR α によって誘導される肝毒性との間に関連があることが示唆された (Kim et al. 2010)。

ヒトでは CAR のスプライシングバリエントとしてリガンド結合領域に 4~5 のアミノ酸が挿入された CAR2 と CAR3 が生じる。Reference CAR はリガンドの結合がなくても恒常的な活性を有するのに対し、CAR2 と CAR3 の活性化にはリガンドが必要である。ヒト肝臓において、CAR2 の mRNA は CAR の全転写物のうち約 6~10% を占める (Jinno et al. 2004)。マウス、ラット及びマーモセットでは CAR2 が生成されないが、ヒトの肝細胞では CAR2 が CAR 転写産物全体の約 30% を占める。DEHP は、COS-1 細胞で CAR2 を選択的に活性化 (nM レベル) し、ヒト初代培養肝細胞で Cyp2b6 と Cyp3a4 の転写を増加させた (DeKeyser et al. 2009)。さらに、DEHP だけでなく DINP でも COS-1 細胞で CAR2 と PXR を選択的に活性化し、ヒト初代培養肝細胞で Cyp2b6 と Cyp3a4 を誘導することが示された。なお、MEHP は 10 μ M という高濃度でも CAR2 をわずかにしか活性化しなかつたことから、著者らは MEHP よりも DEHP のほうが CAR2 を活性化するのではないかと考察している (DeKeyser et al. 2011)。

なお、現時点では、DEHP による CAR の活性化と発がん作用を直接結びつける知見は動物でもヒトでも得ることができなかつた。

ペルオキシソーム増殖剤は成長調節に関わっており、そのことが肝発がんにつながっている可能性があり、ペルオキシソーム増殖剤が c-fos、c-jun、junB、egr-1 などの IEG (Immediate Early Genes) の肝での発現を上昇させることが知られていた。ラットの初代培養肝細胞を用いた実験からも、MEHP がこれらの IEG を誘導することが分かつたが、この調節は PPAR α に依存しない経路により誘導されるものであることが分かつた (Pauley et al. 2002)。

⑤ DEHP の発がん性に関する IARC の評価

IARC は 2000 年の評価において、DEHP のヒトへの発がん性をグループ 3 (ヒトに対する発がん性に関して分類できない) に分類した。ヒトに対する DEHP の発がん性を総合的に判定するにあたり、(a) DEHP はペルオキシソーム増殖等の非 DNA 反応性のメカニズムにより、ラット及びマウスに肝腫瘍を生じさせる; (b) ラット及びマウスを用いた DEHP の発がん性試験の条件下でペルオキシソーム増

殖及び肝細胞増殖は証明されている；及び(c)ヒト培養肝細胞のDEHP暴露でも、DEHPに暴露されたヒト以外の靈長類の肝臓においても、ペルオキシソーム増殖は報告されていないことに留意した。動物でみられるDEHPによるPPAR α の誘導及びペルオキシゾーム増殖に起因する肝臓がんはヒトに関連せず、DEHPがラット及びマウスにおいて肝細胞腫瘍の発生頻度を上昇させるメカニズムは、ヒトには当てはまらないと結論付けた(IARC 2000)。

しかし、2009年のGuytonらのレビューでは、PPAR α を活性化する化合物には多面的作用があり、遺伝毒性、エビジェネティックな変化、酸化ストレスを含むペルオキシソーム増殖への特徴的な影響に加えて、PPAR α 以外の他の受容体とペルオキシソームなどの細胞内小器官に影響を与える多様な生体応答が存在することが報告されていることから、PPAR α アゴニストはヒトに発がんリスクをもたらさないという結論に再検討が求められるとしている(Guyton et al. 2009)。

2011年IARCはDEHPの発がん性の再評価を行い、グループ2B(ヒトに対してもおそらく発がん性がある)に分類した(Grosse et al. 2011)(モノグラフ未公開)。肝臓がんのほか、精巣がん、膵臓がんに関して、DEHPには複数の発がんメカニズムがあると示唆する知見がいくつかあり、その中には、それらのメカニズムがヒトと関連する可能性を示唆するものもある(IARC/NORA 2009)。

<参考：その他の試験>

DEHPにはいくつかの細胞形質変換試験で陽性がみられ、この作用はギャップ結合細胞間コミュニケーションの阻害と相互に関係している(EU RAR 2008)。

また、肝細胞病巣の数又は体積を評価項目としたラット及びマウスにおけるイニシエーション/プロモーション試験について、EUは、DEHPに腫瘍のイニシエーション作用ではなく、プロモーション作用はマウス肝臓において陽性であり、ラット肝臓では弱い又はないと結論している。(EU RAR 2008)

DEHPのその他の試験を表III-1に示す。

表 III-1 DEHP 試験結果(その他の試験)

<i>in vitro</i>				
試験	対象	結果		著者
		代謝活性化なし	代謝活性化あり	
細胞形質転換	マウス JB6 表皮細胞	NA	+	Diwan et al. 1985
	マウス C3H/10T1/2 線維芽細胞	NA	-	Sanchez et al. 1987 Lawrence and McGregor 1985
	マウス胚細胞 (Balb/c-3T3)	-		Matthews et al. 1985
	マウス(Balb/c-3T3) (clone A31 cells)	+	-	Nuodex 1981f
	ラット気管上皮細胞	+		Steele et al. 1989

	チャイニーズハムスター(CHO)卵巣細胞 シリアンハムスター胚(SHE)細胞	NS	+	Sanner and Rivedal 1985
		NA	-	Astill et al. 1986
		NA	+	Mikalsen et al. 1990
		-	+	Tsutsui et al. 1993
		NS	+	Jones et al. 1988 Sanner et al. 1991 Barrett and Lamb 1985 Sanner and Rivedal 1985 Mikalsen and Sanner 1993
ギャップ結合 細胞間コミュニケーション	チャイニーズハムスター線維芽細胞	NS	-	Kornbrust et al. 1984
		NS	+	Malcolm and Mills 1989
<i>in vivo</i>				
細胞形質転換 イニシエーション/ プロモーション(プロモーション作用)	SHE 細胞	+	Tomita et al. 1982	
	ラット腎	+	Kurokawa et al. 1982	

1 EU RAR (2008)、ATSDR (2002) を基に作成。

2 NS; 詳細不明 (not specified)、NA; 哺乳類細胞培養には適用できない (not applicable to mammalian cell cultures)

4

5

6 (4) 神経への影響

7 F344 ラット(雌、各群8匹)を用いたDEHP(0、150、500、1,500、5,000 mg/kg
 8 体重)の単回、又はDEHP(0、50、150、500、1,500 mg/kg 体重/日)の14日間
 9 強制経口投与試験において、機能観察総合評価(FOB)、自発運動測定試験が行わ
 10 れたが、いずれも神経行動学的影響はみられなかったと報告されている(Moser et
 11 al. 1995)。

12 また、B6C3F₁マウス又はF344ラットにDEHPをそれぞれ6,000 ppm又は
 13 12,500 ppmを混餌投与した104週間慢性毒性試験(David et al. 1999; 2000b)では
 14 脳、末梢神経、脊髄神経、脊髄の組織変化はみられていない(ATSDR 2002)。

15 そのほか、妊娠0~19日にDEHP溶液(0、1,500 mg/kg、溶媒:0.5%カルボキ
 16 シメチルセルロースナトリウム:ジメチルスルホキシド:エタノール(5:3:2))
 17 5mL/kg 体重/日を強制経口投与¹⁷されたSDラット(各群3~4匹)の妊娠20日の
 18 胎児脳組織において、投与群では脂質が少なく、遊離コレステロール、スフィンゴ
 19 ミエリンがそれぞれ33%、54%まで減少しており、脂質を構成する脂肪酸は、不
 20 飽和脂肪酸で鎖長が長いものほど顕著に減少していた。ドコサヘキサエン酸とアラ
 21 キドン酸については、脂質種類により最大60%の減少が認められ、それぞれ減少程
 22 度が異なることが確認されている。著者らは、DEHPの子宮内暴露により、胎児の

¹⁷ DEHP溶液の比重を1とすれば、投与量はDEHP 7.5 mg/kg 体重/日相当となる。

1 脳の脂質メタボロームが変化することで神経発達の異常が生じる可能性を示唆し
2 ている (Xu et al. 2007)。

3 ①発達神経毒性試験（マウス）

4 ICR マウス（雌、各群 4~7 匹）に DEHP (0 (対照群；ゴマ油)、1 mg/kg 体
5 重/日) が母動物の妊娠 8~17 日及び分娩後 3~7 日に経口投与され、雄児動物の
6 2、4、6 週齢の時点における中脳ドーパミン作動性神経が免疫組織化学的手法に
7 より調べられた。具体的には、神経核 A9、A10、A8 領域ごとに、チロシンヒド
8 ロキシラーゼ (TH) 及び転写制御因子 Fos の免疫活性 (immunoreactive) (TH-ir
9 及び Fos-ir) をドーパミン及びニューロン活動のマーカーとして観察された。

10 投与群において、全測定時に体重の減少が、また、2、4 週齢で脳相対重量の増
11 加が、6 週齢では脳絶対重量の減少がみられた ($p<0.05$)。中脳ドーパミン作動性
12 神経における TH-ir の強度は 2、6 週齢の A8、A9 領域において若干減弱し、6
13 週齢の A10 領域で減弱した。TH-ir ニューロンの数は 4 週齢の A10 領域及び 6
14 週齢の A9 領域で減少した。また、4 週齢の A8 領域では Fos-ir ニューロン数が
15 増加した（いずれも $p<0.05$ ）。

16 著者らはこの観察から、胎児期又は新生児期における、報告されている DEHP
17 の NOAEL より低い用量の母体を介した DEHP 暴露により、自発運動に関連す
18 る中脳のドーパミン作動性ニューロンの消失や TH 生合成の減少が引き起こされ、
19 性成熟まで回復しないおそれや、TH だけでなく Fos の活性も変化することが示
20 喆されるとしている。また、注意欠陥多動性障害 (ADHD) と関連するとしてい
21 る (Tanida et al. 2009)。

22 なお、Ghisari と Bonefeld-Jorgensen (2009) は、DEHP は *in vitro* において、
23 ラット下垂体 GH3 細胞の甲状腺ホルモン依存的な増殖に関して、トリヨードチ
24 ロニン (T3) と似た作用を弱いながら (15%) 有することを指摘している (Ghisari
25 and Bonefeld-Jorgensen, 2009)。

26 本専門調査会としては、本試験は 2 群構成であることから、NOAEL を設定す
27 ることはできないと判断した。

28 ②経世代生殖発生及び神経行動毒性試験（マウス）

29 CD-1 マウス（雌雄、各群 10 匹）に DEHP (0、0.01、0.03、0.09%) を交配
30 の 4 週間前から混餌投与し、9 週齢で交配させた後、出産を経て F₁ 世代が 9 週齢
31 になるまで投与を継続し、生殖及び神経行動に対する影響が調べられた。摂餌量
32 の測定により、投与量は F₀ 雄 0、15.59、46.53、142.08 mg/kg 体重/日、F₀ 雌 0、
33 19.86、56.23、168.17 mg/kg 体重/日と算出された。F₁ 雄の投与量は F₀ 雌雄と
34 ほぼ同等であった。

35 生殖発生影響については、同腹児数、性比に有意差はなかったが、0.01% 投与
36 群の F₁ 雄で出生時体重が低値を示し、0.09% 投与群の F₁ 雌で 4、7、14 日齢の
37 生存率が低下していた（いずれも $p<0.05$ ）。著者らは、これらの変化には一貫性
38 がないため、この用量の DEHP 投与による児動物の生存への影響はほとんどない
39

と推測している。また、F₁ 児動物の行動発達指標については、平面正向反射(surface righting)について、0.01%及び0.03%投与群の4日齢のF₁雌で有意な遅延¹⁸がみられ(p<0.05)、全体として有意なトレンドがあった(p<0.05)。また、0.09%投与群の7日齢のF₁雄で有意な遅延(depressed)がみられ(p<0.01)、全体として有意なトレンドがあった(p<0.001)。このことから、著者らは授乳期初期の雄児動物においてDEHP暴露は協調的運動の発達を示す平面正向反射に影響を与えるだろうと述べている。また、迷路学習への影響はなかったとしている(Tanaka 2002)。本専門調査会としては、最低用量の0.01%以上の投与によりF₁の行動発達指標にわずかな影響がみられたことから、本試験のLOAELを0.01% (19.86 mg/kg 体重/日)と判断した。

この続報では、同系統のマウス(5週齢)にDEHP(0, 0.03%: 0, 42~171 mg/kg 体重/日)を混餌投与し、9週齢で投与群あるいは対照群同士、及び投与群と対照群の雌雄(各交配群10匹)を交配させ(crossover mating)、交配雌と同用量を交配期間及びF₁世代が9週齢になるまで継続して投与し、生殖発生及び神経行動への影響が調べられた。投与群同士の交配において、F₁雌(14日齢)の体重増加が抑制されたが、生殖影響(同腹児数、F₁の体重や性比の変化等)はみられなかった。また、対照群同士以外の交配群のF₁では、行動発達指標である遊泳行動のほか、迷路学習、自発行動等に若干の変化がみられたが、著者は、いずれもDEHP投与に起因するものではないとしている(Tanaka 2005)。本専門調査会としては、生殖及び行動発達指標に影響がみられていないことから、本試験のNOAELを42~171 mg/kg 体重/日と判断した。

なお、神経への影響は、母動物の胎盤を介して暴露された児動物における影響をみているケースも多いため、本専門調査会としては、経世代的な影響とつながりのある試験として考えるべきであると判断した。

(5) 免疫系への影響

B6C3F₁マウスに6,000 ppm(雄322、雌394 mg/kg 体重/日)又はF344ラットに12,000 ppm(雄674、雌774 mg/kg 体重/日)を混餌投与した103週間発がん性試験(Kluwe et al. 1982、NTP 1982)、及びB6C3F₁マウス939 mg/kg 体重/日又はF344ラットに1,458 mg/kg 体重/日を混餌投与した104週間慢性毒性/発がん性併合試験(David et al. 1999、2000b)では、いずれも脾臓、骨髄、リンパ節に病理組織学的变化はみられていない(EU RAR 2008、ATSDR 2002)。

また、EU(RAR 2008)はSchllingら(2001)の報告を参照し、Wistarラット(雌雄、各世代各群25匹)におけるDEHP(0, 1,000, 3,000, 9,000 ppm: F₀世代0, 113, 340, 1,088 mg/kg 体重/日)の交配73日以前から離乳までの混餌投与による二世代試験(F₀世代以外の投与状況の詳細不明)では、脾臓重量の減少が

¹⁸正向反射行動は3段階で評価されている。1秒以内に正向すればスコア2、1秒を超えて2秒以内をスコア1、2秒を超える場合はスコア0とされ、スコア頻度が比較された。

1 全投与群の F₁ 雌雄及び 9,000 ppm 投与群の F₂ 雌雄で、胸腺重量の減少が 3,000
 2 ppm 以上投与群の F₁ 雄、F₂ 雄、9,000 ppm 投与群の F₁ 雌、F₂ 雌で観察されたと
 3 している。1,000 ppm 投与群の F₁ 雌雄の脾臓重量減少及び 3,000 ppm 投与群の F₁
 4 雄、F₂ 雄の胸腺重量減少は、体重減少を伴わずに観察されたため、EU は、この試
 5 験の LOAEL を脾臓への影響に基づき 1,000 ppm としている (EU RAR 2008)。

6 本専門調査会としては、本試験は比較的高用量の試験であることから、TDI 設定
 7 の根拠として用いることが適切でないと判断した。

9 (6) 内分泌系及び生殖系への影響

10 ①104 週間慢性毒性試験（マウス）¹⁹

11 B6C3F₁ マウス（雌雄、各群 60～70 匹、4 週齢）における DEHP (0、100、500、
 12 1,500、6,000 ppm : 雄 0、19.2、98.5、292.2、1,266.1 mg/kg 体重/日、雌 0、23.8、
 13 116.8、354.2、1,458.2 mg/kg 体重/日) の 104 週間混餌投与試験が行われた。

14 雄の 1,500 ppm 以上の投与群に精巣絶対重量の減少が（相対重量は 500 ppm
 15 以上の投与群で減少）、雌の 6,000 ppm 投与群に子宮絶対及び相対重量の減少が
 16 認められた (p≤0.05)。78 週目の病理組織学検査では 6,000 ppm 投与群の全例

17 (10 匹) に両側精巣の精子減少、精巣上体に未成熟あるいは形態異常を示す精子
 18 が認められた。104 週間後では、両側精巣の精子減少が認められた雄が 1,500 ppm
 19 以上の投与群（対照群 3%に対し、低用量から 30、95%）で増加し、精巣上体に
 20 ついては、未成熟又は形態異常の精子が認められた雄は 1,500 ppm 以上の投与群
 21 （対照群 17%に対し、低用量から 48、80%）で、精子減少が認められた雄は 6,000
 22 ppm 投与群（対照群 5%に対し 60%）でそれぞれ増加した（いずれも p≤0.05）。
 23 なお、子宮、卵巣、下垂体、甲状腺、脾臓には投与に関連した病変は観察されな
 24 かったと報告されている。(David et al. 2000b)

25 ATSDR (2002) は、精巣重量減少及び精子減少に基づき、生殖毒性の NOAEL
 26 を 98.5 mg/kg 体重/日、LOAEL を 292 mg/kg 体重/日とした。

27 また EU (EU RAR 2008) では、同様のデータを David et al. 2000b の共著者
 28 である Moore (1997) の報告から参照しており、精巣毒性の NOAEL を 98.5 mg/kg
 29 体重/日としている (EU RAR 2008)。

30 本専門調査会としては、1,500 ppm 以上の投与群の雄で精巣の絶対及び相対重
 31 量の減少、精巣の精子減少、精巣上体の精子の未成熟・形態異常がみられたこと
 32 から、本試験の NOAEL を 500 ppm (98.5 mg/kg 体重/日) と判断した。

35 ②生殖・発生毒性試験（マウス）

36 CD-1 マウス（雌雄、対照群 40 匹、各投与群 20 匹）に DEHP (0、0.01、0.1、
 37 0.3% : 0、14、140、420 mg/kg 体重/日 ATSDR 換算) を交配前 7 日から混餌
 38 投与し、98 日にわたり投与を継続しながら雌雄のマウスを同居させ、連続交配が

¹⁹ (3) ①と同じ試験

1 行われた。観察項目は、妊娠率、出産回数、同腹生存児数、生児出生率、出生児
2 体重であった。

3 0.1%投与群の観察項目においては、出生時体重のみ増加し、それ以外は低下が
4 認められた($p<0.01$ 、ただし、妊娠率のみ有意差なし)。0.3%投与群では妊娠が
5 成立しなかった。連續交配後、続けて0.3%投与群の雄と対照群の雌、0.3%投与
6 群の雌と対照群の雄の交配実験(crossover mating)が試みられた。その結果、
7 対照群同士の交配と比べ、交尾率に有意差はないが、投与群雌の交配では妊娠が
8 成立せず、投与群雄の交配では妊娠率、生児出生率の低下、出生児体重の増加が
9 認められた($p<0.05$)。crossover matingに用いた親動物に行われた剖検では、
10 投与群では雌雄ともに肝が肥大し、肝重量の増加が認められたほか、雌雄の生殖
11 器官の重量(精巣、精巣上体、前立腺の重量、あるいは卵巣・卵管・子宮の総重
12 量)が減少した($p<0.05$)。投与群雄の病理検査では、両側性精細管萎縮が1例
13 に認められ、運動精子数及び精子濃度(精巣上体の単位重量当たりの精子数)が
14 減少し、形態異常を示す精子が増加した($p<0.01$)。

15 これらの結果から著者らは、DEHPは雌雄のいずれの親動物にも生殖影響を与
16 えており、混餌中0.1%及び0.3%投与により、用量依存的に妊娠率及び出産回数
17 の低下、生存児の数及び出生率の減少を引き起こすとしている(Lamb et al.
18 1987)。

19 ATSDR(2002)は生殖毒性のNOAELを14 mg/kg 体重/日、LOAELを140
20 mg/kg 体重/日とし、亜慢性の経口MRL(minimal risk level)の算出に用いてい
21 る。EUでは餌中濃度から投与量を20、200、600 mg/kg 体重/日相当と換算して
22 発生毒性のNOAELを20 mg/kg 体重/日、母動物毒性のNOAELを600 mg/kg
23 体重/日とし(EU RAR 2008)、厚生労働省(2002)では出産回数、同腹生存児数、
24 生児出生率の低下に基づき生殖発生毒性のNOAELを14 mg/kg 体重/日、
25 LOAELを144 mg/kg 体重/日とし、TDIの算出に用いている。

26 本専門調査会としては、0.1%投与群で妊娠率、生存児数及び生児出生率の低下
27 が認められたことから、本試験のNOAELを0.01% (14 mg/kg 体重/日)と判断
28 した。

29
30 Hayashiら(2011)は、Sv/129野生型マウス(12週齢の雌雄、各用量の雌14
31 ~22匹)にDEHP(0、0.01、0.05、0.1%:0、10~12、55~64、119~145 mg/kg
32 体重/日)を混餌投与し、4週間後に同じ投与量の雌雄を交配させ、妊娠18日又
33 は分娩後2日で屠殺するまで母動物への投与を継続した。妊娠動物を2群(各群
34 6~15匹)に分け、一方の群は妊娠18日に屠殺して胎児及び胎盤を摘出し、一
35 腹当たりの総胎児数、生存胎児数、胎児体重、胎盤数及び胎盤重量を調べた。も
う一方の群は分娩後2日に屠殺し、一腹当たりの0日齢の総産児数、2日齢の生
36 存新生児数及び体重を調べた。すべての生存胎児及び生存新生児を屠殺し、肝臓
37 を摘出した。胎児及び産児の指標は腹単位で解析された。

38 母動物については、妊娠18日と分娩後2日に体重及び12週齢(投与開始時)
39 からの体重増加量、肝重量が調べられた。交配までの4週間の投与期間中、母動

物の体重増加量に変化はみられなかったが(data not shown)、妊娠18日の母動物では0.1%投与群のみで体重及び体重増加量が低値を示し(p<0.05)、分娩後2日の母動物では0.1%投与群のみで体重が低値を示した(p<0.05)。肝絶対重量には影響がみられなかったが(data not shown)、0.1%投与群で妊娠18日の肝相対重量が増加した(p<0.05)。

0.1%投与群では胎齢18日の総胎児数及び生存胎児数が著しく減少し、総胎児数は対照群7.2±1.5に対して2.4±2.1、生存胎児数は対照群7.2±1.5に対して2.0±1.8であった(p<0.05)。0.1%投与群では胚吸収数(率)が増加し、対照群0.8±1.0(10.6±13.2%)に対して4.3±2.7(61.5±32.8%)であった(p<0.05)。0.05%以上の投与群で2日齢の生存新生児数が減少し、対照群4.0±2.7に対して0.05%投与群が1.6±1.9、0.1%投与群が1.4±2.4であった(p<0.05)。胎齢18日の体重、肝重量及び胎盤重量、2日齢の体重及び肝重量には、雌雄ともに有意な変化はみられなかった。なお、この試験ではDEHPによる胎児への影響のメカニズム解明を目的として、PPAR α 欠損マウス、PPAR α humanizedマウスに対しても野生型マウスと同様なDEHPの投与が行っており、hPPAR α マウスでは、野生型マウスと同様に生存新生児数減少及び胚吸収率増加がみられたが、PPAR α 欠損マウスではこのような児への影響はまったく観察されなかつたと報告している(詳細は別項の<参考：発生毒性の作用機序>にも記載)。本専門調査会としては、0.05%以上の投与で2日齢の生存新生児数減少がみられたことから、本試験のNOAELを0.01%(10~12mg/kg体重/日)と判断した。

③生殖・発生毒性試験(マウス)²⁰

CD-1マウス(雌、各群24~30匹)におけるDEHP(0、0.025、0.05、0.10、0.15%:0、44、91、191、292mg/kg体重/日)の妊娠0~17日の混餌投与試験が行われ、妊娠17日に吸収胚、死亡胎児数、生存胎児数、生存胎児体重及び胎児の形態について調べられた。

0.10%以上の投与群の母動物に体重増加抑制が認められた。0.05%以上投与群の胎児に外表異常(開眼、眼球突出、脳ヘルニア、短尾・無尾)、心血管の異常及び骨格異常(肋骨の癒合や分岐、胸椎中央部の癒合や配列異常)の増加が認められ、0.10%以上投与群に胚吸収及び死亡胎児の増加、生存胎児数及び胎児体重の低下が認められた。以上より、著者らはDEHPの胎児毒性(催奇形性を含む)のNOAELを44mg/kg体重/日とした(Tyl et al. 1988)。

厚生労働省(2002)でも、形態異常胎児の増加に基づき生殖発生毒性のNOAELを44mg/kg体重/日、LOAELを91mg/kg体重/日としている。EUでは発生毒性のNOAELを44mg/kg体重/日、母動物毒性のNOAELを91mg/kg体重/日としている(EU RAR 2008)。またATSDR(2002)は、外表異常等に基づきNOAEL44mg/kg体重/日、LOAEL91mg/kg体重/日としている。

本専門調査会としては、0.05%以上投与群で胎児外表異常増加がみられたこと

²⁰ マウス及びラットで同様な試験を実施しており、(6)⑯にラットを記載

から、本試験の NOAEL を 0.025% (44mg/kg 体重/日) と判断した。

また、ICR マウス（雌、各群 7~12 匹）における DEHP (0、0.05、0.1、0.2、0.4、1.0% : 0、70、190、400、830、2,200 mg/kg 体重/日) の妊娠 0~18 日の混餌投与試験では、妊娠 18 日に胎児が調べられ、0.1%以上の投与群で胚吸収と胎児死亡の増加が、0.2 %以上の投与群で母動物の体重増加の抑制、生存胎児体重の低値、奇形（主に神経管の異常）の増加、尾椎の骨化遅延がみられた。著者らは、マウスの経口投与による胎児毒性に関する NOAEL を 70 mg/kg 体重/日とし、高用量での催奇形性の可能性を示している (Shiota et al. 1980)。ATSDR (2002) は、胚吸収と胎児死亡の増加に基づきこの試験の NOAEL を 83 mg/kg 体重/日、LOAEL を 170 mg/kg 体重/日（餌中濃度 0.05、0.1%の ATSDR 換算による）としている。

本専門調査会としては、本試験の発表年が 1980 年と古いため、TDI の設定根拠として用いることが適切でないと判断した。

④二世代生殖・発生毒性試験（マウス）

CD-1 マウス（雌、各群 28~29 匹）に DEHP (0、0.01、0.025、0.05% : 0、19、48、95 mg/kg 体重/日) を妊娠 0~17 日に混餌投与し、F₂ 世代の出生までを観察する二世代試験が行われた。

全投与群で母動物への有害影響は認められなかつたが、0.05%投与群の F₀ では分娩後 4 日、7 日の体重増加に抑制傾向がみられた。児動物については 0.01、0.025 %投与群に投与による影響は認められなかつたが、0.05%投与群の F₁ 世代では、出生前死亡（着床痕数と 1 日生存児数の差）率及び 1~4 日齢の死亡率が上昇した(p<0.05) (F₂ 世代では出生前後の死亡率に有意差なし)。

著者らは、0.05%投与群で雌の F₁ 個体の思春期（early maturity）の体重増加がわずかに抑制された以外には、4~169 日齢においては、いかなる影響も認められなかつたとし、母動物毒性及び F₁ 動物の発達指標についての NOEL を 48 mg/kg 体重/日としている (Price et al. 1988 (NTP))。

ATSDR (2002) も、出生前後の死亡率増加に基づき、生殖毒性の NOAEL を 48 mg/kg 体重/日、LOAEL を 95 mg/kg 体重/日としている。

本専門調査会としては、0.05%投与により F₁ 世代での出生前死亡率及び 1~4 日齢の死亡率の上昇がみられたことから、本試験の NOAEL を 0.05% (95 mg/kg 体重/日) と判断した。

⑤発生毒性試験（マウス）

C57BL/6 マウス（雌、各群 10 匹）における DEHP (0 (対照群；コーン油)、100、200、500 mg/kg 体重/日) の妊娠 12~17 日の強制経口投与試験が行われ、妊娠 19 日において雄胎児の生殖結節の分化に対する影響が調べられた。

全投与群の雄胎児において、用量依存的な肛門生殖器間距離 (AGD) 短縮、尿道下裂の増加（対照群 0%に対し、低用量から 7.1、14.0、75.7%）がみられた

(p<0.05)。前方尿道距離も用量依存的に短縮し、200 mg/kg 体重/日以上投与群で有意であった (p<0.05)。また投与群の生殖結節では、生殖結節の発生において重要な役割を果たすと考えられているトランスフォーミング増殖因子- β 1 遺伝子 ($TGF\beta 1$) の mRNA 及びそのタンパク質の発現が用量依存的に上昇した (いずれも p<0.05)。著者らは、DEHP 投与による TGF- β 1 の発現上昇は、生殖結節の発達及び尿道閉鎖の臨界期の尿道を阻害しているかもしれませんと考察している。また、生殖結節のアポトーシス阻害に関与している可能性にも言及している (Liu et al. 2008)。

本専門調査会としては、最低用量の 100 mg/kg 体重/日以上の投与により、胎齢 19 日の雄胎児において AGD 短縮及び尿道下裂の増加が認められたことから、本試験の LOAEL を 100 mg/kg 体重/日と判断した。

⑥生殖毒性試験（ラット）

SD ラットの新生児（雄、各群 5 匹、3 日齢）における DEHP (0 (対照群；コーン油)、20、100、200、500 mg/kg 体重) の単回強制経口投与試験が行われた。また、DEHP 500 mg/kg 体重と等モル濃度 (1.28 mmol/kg 体重) において、主な代謝物である MEHP (393 mg/kg 体重)、2-EH (167 mg/kg 体重) が同様に試験された。

投与 24 時間後、100 mg/kg 体重以上の DEHP 投与群では精巣に多核化した巨大生殖細胞が出現し、セルトリ細胞の増殖が用量依存的に抑制された。同様な変化は MEHP 投与群で認められたが、2-EH 投与群では認められなかった。また、DEHP 投与群におけるセルトリ細胞の増殖抑制は投与 48 時間後には回復し、その時点の細胞増殖率は対照群に比べて有意に高かったことが別途行った 200 mg/kg 体重投与において確認されている。なお、投与 24 時間後の DEHP 投与群の血清卵胞刺激ホルモン (FSH) 濃度に有意差はみられなかった (Li et al. 2000)。

ATSDR (2002) は本試験における DEHP の NOAEL を 20 mg/kg 体重、LOAEL を 100 mg/kg 体重とし、EU (RAR 2008) も NOAEL を 20 mg/kg 体重としている。

本専門調査会としては、100 mg/kg 体重以上の投与により、精巣での異常生殖細胞の出現及びセルトリ細胞の増殖抑制がみられたことから、本試験の NOAEL を 20 mg/kg 体重と判断した。

⑦生殖毒性試験（ラット）

1、2、3、6、12 週齢（それぞれ 6, 14, 21, 42, 86 日齢）の SD ラット（雄、各週齢各群 7~10 匹）における DEHP (0、10、100、1,000、2,000 mg/kg 体重 / 日) の 5 日間強制経口投与試験が行われ、最終投与の 24 時間後に剖検及び精巣の組織学的検査が行われた。

2,000 mg/kg 体重/日は、3 週齢までの投与群では致死的な投与量であったためデータが得られなかつたが、6、12 週齢投与群では死亡はみられなかつた。1,000 mg/kg 体重/日の 1~6 週齢の投与群及び 2,000 mg/kg 体重/日の 6、12 週齢投与

群で精巣重量の低下がみられた ($p<0.05$)。また 1,000 mg/kg 体重/日投与において、精細管当たりのセルトリ細胞数が 1 週齢投与群では 35% 減少したが、2 週齢以上投与群では変化はみられず、一方、2、3 週齢投与群では精母細胞が消失し、6、12 週齢投与群においては、2,000 mg/kg 体重/日投与も含め、精母細胞、精子細胞が消失した (Dostal et al. 1988)。

ATSDR (2002) はこれらの所見に基づき、NOAEL を 100 mg/kg 体重/日、LOAEL を 1,000 mg/kg 体重/日としている。

また、雄の SD ラット (各群 50 匹、6 日齢) に DEHP (0、200、500、1,000 mg/kg 体重/日) を 5 日間経口投与し、8、10、11、12、15 週齢の各時点での各雄につき 2 匹の非投与の雌 F344 ラット²¹と交配した試験では、生殖指標 (妊娠率、着床数、胚吸収数) に有意差はみられなかった (Dostal et al. 1988)。

本専門調査会としては、1,000 mg/kg 体重/日以上の投与により精巣重量低下、精巣セルトリ細胞数の減少、精母細胞及び精子細胞の消失がみられたことから、本試験の NOAEL を 100 mg/kg 体重/日と判断した。

⑧2 週間／4 週間亜急性毒性試験²²及び生殖毒性試験（ラット）

雌の SD ラット (各投与期間各群 10 匹) における DEHP (0、300、1,000、3,000 mg/kg²³) の 2 週間又は 4 週間の経口投与試験が行われた。

4 週間 3,000 mg/kg 投与群では、剖検時体重 ($p<0.01$) 及び卵巣重量 ($p<0.05$) の低値、発情周期の延長 ($p<0.01$) (2 週間試験の全投与群でも延長) がみられ、子宮の小型化、黄体の減少、粘液産生を伴う膣上皮のひ薄化が認められた (各 1 例)。また両期間ともに全投与群で卵巣の軽度な間質細胞の空胞変性 (4 週間投与では、対照群 0 匹に対し、低用量から 4、10、10 匹) が、1,000 mg/kg 以上投与群で大きな閉鎖卵胞がみられた。(Takai et al. 2009)。

さらに、雌の SD ラット (各群 10 匹) に DEHP (0、300、1,000、3,000 mg/kg²⁴) を交配 2 週間前から交配期間を通して妊娠 7 日まで経口投与し、生殖への影響が調べられた。交配には非投与の雄 SD ラットが用いられた。1,000 mg/kg 以上投与群では妊娠 13 日の母動物体重が低値を示した ($p<0.01$)。3,000 mg/kg 投与群では妊娠動物は対照群の 10 匹に対し 7 匹に減少したが、黄体数、着床数、着床前胚損失率に有意差はなかった。また、全投与群で発情周期の延長 ($p<0.01$) がみられ、3,000 mg/kg 投与群では 5.65±1 日となり、不規則な発情周期²⁵はこの投与群にのみ観察 (5/10) された。著者らは、300、1,000 mg/kg 投与群に認められた延長した発情周期は、正常範囲 (4~5 日) 内にあり、毒性学的に重大な影響ではないとしている。

²¹著者らは、雌 SD ラットを F344 ラットに代替したことに特に意図はなく、繁殖効率を損なう証拠もなかつたとしている。

²² (2) ②と同じ試験

²³ 原著において用量は「mg/kg」、投与経路は「経口」と記載されているのみで、「mg/kg 体重/日」、「mg/kg 飼/日」、「mg/kg 水/日」の判別ができないことから、原著の「mg/kg」のまま記載した。

²⁴ 脚注 23 に同様

²⁵ 5 日より長い発情周期又は発情休止とされている。

また、本試験では卵巣以外の影響として、300 mg/kg 以上投与で肝細胞肥大及び肝重量増加等がみられている (Takai et al. 2009)。

本専門調査会としては、最低用量の 300 mg/kg 体重/日以上投与により卵巣間質細胞空胞変性、肝細胞肥大及び肝重量増加等がみられたことから、本試験の LOAEL を 300 mg/kg 体重/日と判断した。

なお、Davis(1994)による、発情周期が同調した雌の SD ラットにおける DEHP (0、2,000 mg/kg 体重/日) の 2~3 発情周期間 (~12 日間) の強制経口投与試験では、投与群 42 匹中 35 匹で発情周期が当初の 4 日から 5~6 日に延長した。また、同様な 1~8 日間投与試験 (各期間各群 6~9 匹) における継時的な観察により、卵巣の顆粒膜細胞の小型化と血清エストラジオール (E2) 及び黄体形成ホルモン (LH) 濃度の低下、血清 FSH 濃度の上昇 (いずれも発情後期において、 $p<0.05$) が認められた。これらの結果から著者らは、排卵に必要な LH サージが消失することで無排卵、多嚢胞性卵胞が生じることが示されたとしている (Davis, 1994)。ATSDR (2002) はこの試験の LOAEL を 2,000 mg/kg 体重/日としている。

また、Svechnikova ら (2007) による雌の SD ラット (各群 10 匹、20 日齢) に DEHP (0 (対照群；コーン油)、500 mg/kg 体重/日) を 10 日間強制経口投与した試験では、卵巣重量に有意差はみられなかつたが、投与群では血中 E2 及びプロゲステロン濃度の減少 ($p<0.01$)、血中 LH 濃度の増加傾向が認められたことを報告している (Svechnikova et al. 2007)。

そのほか、雌の SD ラット (各群 10 匹、5 週齢) における DEHP (0 (対照群；ゴマ油)、1,400 mg/kg 体重/回) の 26 週間 (週 2 回) 経口投与試験では、投与群に正常な発情周期の減少、発情期及び発情後期の短縮、発情間期の延長が認められた (いずれも $p<0.01$)。また、発情間期の血清 E2、FSH 濃度が減少し ($p<0.01$)、下垂体の FSH、LH 濃度も減少していた ($p<0.05$) (Hirosawa et al. 2006)。

本専門調査会としては、これらの試験はいずれも 2 群構成であることから、NOAEL を設定することはできないと判断した。

⑨生殖・発生毒性試験（ラット）

LE ラット (雌、各投与期間各群 7 匹) の妊娠 12 ~21 日 (子宮内暴露) 又は分娩後 1~21 日 (授乳を介した暴露) に DEHP (0 (対照群；コーン油)、100 mg/kg 体重/日) を強制経口投与し、21 日齢、35 日齢、90 日齢の雄児動物 (それぞれ 18、10、9 匹) が観察された。子宮内暴露された 100 mg/kg 体重/日投与群の雄児動物では、血清テストステロン及び LH 濃度が 21 日齢、35 日齢で低下し ($p<0.05$)、精巣ライディッヒ細胞によるテストステロン産生量 (ライディッヒ細胞数当たり、*ex vivo*) は、LH 刺激下、LH 刺激がない場合のいずれも 21 日齢に減少し ($p<0.01$)、35 日齢、90 日齢に有意差はなかつた。授乳を介して暴露された 100 mg/kg 体重/日投与群の雄児動物では、血清テストステロン濃度は 21 日齢のみ低下した ($p<0.05$) が、血清 LH 濃度に有意差は認められず、ライディッヒ細胞のテストステロン産生量も LH 刺激の有無にかかわらず有意差はなかつた

(Akingbemi et al. 2001)。EUは21日齢、35日齢の若齢ラットの血清テストステロン濃度の低下に基づき LOAEL を 100 mg/kg 体重/日とした。

また、雄 LE ラットの思春期前後において 14 又は 28 日間強制経口投与試験が行われた。LE ラット（雄、各投与期間各投与群 10 匹）に DEHP (0 (対照群 : コーン油)、1、10、100、200 mg/kg 体重/日) を思春期前にあたる 21~34 日齢、35~48 日齢、21~48 日齢又は青年期にあたる 62~89 日齢に投与し、主にライディッヒ細胞のステロイド合成に関して調べられた。

思春期前のいずれの投与期間の試験においても体重及び精巣、精嚢重量に有意差はみられなかった。思春期前の 14 日間試験において、21~34 日齢及び 35~48 日齢における投与では、血清 LH 及びテストステロン濃度に有意差はみられなかった。ライディッヒ細胞のテストステロン産生量は、LH、LH 刺激下、LH 刺激がない場合のいずれも 35~48 日齢 10 mg/kg 体重/日以上及び 21~34 日齢 100 mg/kg 体重/日以上の投与群で減少し、その他では有意差はなかった。また、35 ~48 日齢 10 mg/kg 体重/日以上の投与群で、ライディッヒ細胞における 17β -水酸化ステロイド脱水素酵素 (17β -HSD) の活性低下 ($p<0.05$) が認められた。著者らは、このようなステロイド合成酵素活性の阻害が、アンドロゲン産生の低下に結び付くとしている。一方、思春期前の 28 日間試験 (21~48 日齢の投与) では、10 mg/kg 体重/日以上の投与群で血清 LH 及びテストステロン濃度が上昇し、ライディッヒ細胞のテストステロン産生量は、LH 刺激下、LH 刺激がない場合のいずれも、10 mg/kg 体重/日以上の投与群で増加し、1 mg/kg 体重/日投与群では有意差はなかった (いずれも $p<0.05$)。著者らは、これらのテストステロンの血清中濃度と生合成の上昇は、おそらく代償性によるものとしている。青年期にあたる 62~89 日齢の投与では、全投与群で血清 LH 及びテストステロン濃度、ライディッヒ細胞のテストステロン産生量に有意差はみられなかった。

著者らは、ステロイド産生に及ぼす影響と血清 LH 及びテストステロン濃度の変化に基づき、この試験の LOEL を 10 mg/kg 体重/日、NOEL を 1 mg/kg 体重/日としている。(Akingbemi et al. 2001)

Akingbemi らの続報 (2004) では、21 日齢の雄ラット (各投与群 10 匹以上) に DEHP (0 (対照群 ; コーン油)、10、100 mg/kg 体重/日) を 48 日齢、90 日齢又は 120 日齢まで強制経口投与し、ライディッヒ細胞に対する慢性影響が観察された。

90 日齢の両投与群と 120 日齢の 100 mg/kg 体重/日投与群で血清中 LH 及びテストステロン濃度が上昇した。ライディッヒ細胞のテストステロン産生量は、LH 刺激下、LH 刺激がない場合のいずれも 90 日齢の両投与群と 120 日齢の 100 mg/kg 体重/日投与群で減少 (90 日齢の方が顕著で 50% 以下に減少) したが (いずれも $P<0.01$)、120 日齢の 10 mg/kg 体重/日投与群では有意差はなかった。また、90 日齢での細胞周期調節因子等 (PCNA、Cyclin D3 及び G1、p53 (10 mg/kg 体重/日投与は有意差なし)) の遺伝子のライディッヒ細胞での mRNA 発現上昇 ($P<0.05$)、精巣単位重量当たりのライディッヒ細胞数增加 (50% 以上)、120 日齢でのライディッヒ細胞のトリチウムチミジン取込み量増加、精巣当たりのライ

1 ディッヒ細胞数増加(40~60%) (いずれも P<0.01) が両投与群において確認され、著者らは、DEHP の慢性投与がライディッヒ細胞の過形成を誘導することを示すものであるとしている。なお、LH 濃度の上昇はライディッヒ細胞の過形成を促進することを言い添えている。また、48 日齢までの両投与群とも、血清 E2 濃度が上昇(約 50%) し、ライディッヒ細胞による LH 刺激下の E2 産生量(ライディッヒ細胞数当たり、*ex vivo*) が増加(対照群の 1.5~2.5 倍) した(P<0.01)。LH 刺激がない場合では、10 mg/kg 体重/日投与群では E2 産生量に有意差はなかったが、100 mg/kg 体重/日投与群では増加(対照群の約 2.7 倍) がみられた(P<0.01)。100 mg/kg 体重/日投与群ではライディッヒ細胞のアロマターゼ(アンドロゲンをエストロゲンへ変換する酵素) 遺伝子(*CYP19*) の mRNA 発現も上昇していた(P<0.01)。一方、90 日齢までの投与では、両投与群ともライディッヒ細胞による LH 刺激下の E2 産生量は減少(P<0.01) したにもかかわらず、血清 E2 濃度に有意差はなく、著者らはライディッヒ細胞数の増加を示唆しているとしている。(Akingbemi et al. 2004)

15 本専門調査会としては、Akingbemi らの一連の試験はホルモン濃度の変動のみ
16 を指標としていることから、NOAEL を設定することはできないと判断した。

18 また、Parks ら(2000) による、SD ラット(雌、4~5 匹) における DEHP
19 (0、750 mg/kg 体重) の妊娠 14 日~分娩後 3 日の強制経口投与試験では、雄児
20 動物において精巣のテストステロン産生(*ex vivo*)、精巣内及び全身のテストス
21 テロン濃度の減少、AGD 短縮、精巣重量減少、ライディッヒ細胞肥大の増加、
22 多核生殖細胞数の増加等が報告されている(Parks et al. 2000)。

23 本専門調査会としては、本試験は 2 群構成であることから、NOAEL を設定す
24 ることはできないと判断した。

26 ⑩生殖毒性試験(ラット)

27 LE ラット(雄、各群 10 匹、21 日齢(離乳時)) に対して DEHP(0(対照群；
28 コーン油)、10、500、750 mg/kg 体重/日) が 48 日齢までの 28 日間強制経口投
29 与され、性成熟への影響が報告されている。

30 包皮分離の完了は、対照群で生後 41.5±0.1 日であったが、10 mg/kg 体重/日
31 投与群では出生後 39.7±0.1 日で有意に早く、750 mg/kg 体重/日投与群では生後
32 46.3±0.1 日で有意に遅かった。10 mg/kg 体重/日投与群では体重及び精巣重量が
33 増加し、血清テストステロン濃度が上昇した(p<0.05) が、750 mg/kg 体重/日投
34 与群では体重、精巣重量、及び前立腺重量が減少し、血清テストステロン濃度が
35 低下した(p<0.01)。また、血清 LH 濃度に有意差はみられず、下垂体における
36 黄体形成ホルモン β サブユニット遺伝子(*LHB*) 及びアンドロゲンレセプター遺
37 伝子(*AR*) の mRNA 発現レベルにも変化がみられなかった(Ge et al. 2007)。

38 本専門調査会としては、本試験は用量設定が不適切であり、用量反応関係の評
39 価ができないため、NOAEL は設定しないことと判断した。

1 **⑪生殖毒性試験(ラット)²⁶**

2 SD ラット及び LE ラット(雄、各系統各群 10 匹、22 日齢(離乳時))に DEHP
 3 (0、10、100、300、900 mg/kg 体重/日)が 56~58 日齢(6 匹)又は 98 日齢(4
 4 匹)まで強制経口投与された(試験①)。また、SD ラット(雄、各投与群 16 匹、
 5 23 日齢(離乳時))に DEHP (0、100、300、900 mg/kg 体重/日)が 43~44 日
 6 齢(思春期半ば)(8 匹)又は 63~64 日齢(思春期後)(8 匹)まで強制経口投与
 7 された(試験②)。

8 試験①では、全動物の観察により LE ラットは 300 mg/kg 体重/日以上、SD ラ
 9 ットは 900 mg/kg 体重/日の投与群において、包皮分離の日齢を指標とした性成
 10 熟の遅延が認められた(LE ラットでは対照群 39.4±0.6 日に対し、低用量から
 11 41.6±0.8、46.0±0.7 日、SD ラットでは対照群 40.4±0.7 日に対し 43.0±0.7 日、
 12 いずれも p<0.05)。56~58 日齢の剖検では、副腎重量が LE ラットの 900 mg/kg
 13 体重/日でのみ増加した(p<0.05)。アンドロゲン依存性の生殖器官への影響は、
 14 SD ラットでは、100 mg/kg 体重/日以上投与群で前立腺の重量が減少し、300
 15 mg/kg 体重/日以上投与群で精巣上体、肛門拳筋と球海綿体筋(LABC)の、900
 16 mg/kg 体重/日投与群で精巣、カウパー腺の重量減少がみられた。重量減少の傾向
 17 は LE ラットでより鋭敏(ただし、前立腺は 900 mg/kg 体重/日投与群のみ)で、
 18 LABC とカウパー線は SD ラットより一段階低い用量から減少がみられたほか、
 19 900 mg/kg 体重/日投与群では亀頭と精嚢の重量も減少した(いずれも p<0.05)。
 20 また病理組織学的には、両系統とも 300 mg/kg 体重/日以上の投与群で精巣変性、
 21 精巣上体胚上皮変性、及び精巣上体の精子減少が観察されたが、SD ラットでよ
 22 り重篤であった。98 日齢の剖検では、SD ラットの 900 mg/kg 体重/日投与群で
 23 のみ精巣及び精巣上体重量の減少(p<0.01)や精巣変性がみられた。また、56~
 24 58 日齢、98 日齢とも血清テストステロン濃度は両系統とも有意差は認められず、
 25 血清 LH 濃度は SD ラットの 900 mg/kg 体重/日投与群で増加した。(p<0.05)。

26 試験②では全動物の 42 日齢まで包皮分離の経時的観察により、対照群の完了
 27 率と比較して SD ラットにおける 900 mg/kg 体重/日投与群の包皮分離の遅延が確
 28 認された。43~44 日齢の剖検では、全投与群で副腎重量に減少が認められた。生
 29 殖器官については、全投与群でカウパー腺に、300 mg/kg 体重/日以上の投与群で
 30 精巣、精嚢、LABC に、900 mg/kg 体重/日投与群で精巣上体に重量減少がみられ
 31 た。63~64 日齢の剖検では 300 mg/kg 体重/日以上の投与群で精巣上体と LABC
 32 に、900 mg/kg 体重/日投与群でカウパー腺、精巣、精嚢に加え、亀頭にも重量減
 33 少がみられた。43~44 日齢、63~64 日齢とも、血清テストステロン濃度に有意
 34 差が認められず、血清 LH 濃度は 900 mg/kg 体重/日投与群で増加した(p<0.05)。
 35 精巣組織片によるテストステロン産生(ex vivo)は、ヒト絨毛ゴナドトロピン刺
 36 激下、その刺激がない場合のいずれも、43~44 日齢では 300 mg/kg 体重/日以上
 37 の投与群、63~64 日齢では 900 mg/kg 体重/日投与群で減少(p<0.01)し、その
 38 他に有意差はなかった。(Noriega et al. 2009)。

²⁶ (2) ⑤(ラット)と同じ試験

本専門調査会としては、300 mg/kg 体重/日以上の投与により生殖系器官の重量減少、精巣・精巣上体の組織学的变化及び包皮分離遅延がみられたことから、本試験の NOAEL を 100 mg/kg 体重/日と判断した。

⑫13週間亜急性毒性試験（ラット）²⁷

SD ラット（雌雄、各群 10 匹）における DEHP (0、5、50、500、5,000 ppm : 雄 0、0.4、3.7、37.6、375.2 mg/kg 体重/日、雌 0、0.4、4.2、42.2、419.3 mg/kg 体重/日) の 13 週間混餌投与試験が行われた。

雄ラットにおいて、500 ppm 投与群で精巣セルトリ細胞の軽度の空胞変性が、5,000 ppm 投与群でセルトリ細胞の空胞変性と軽～中等度の精細管の萎縮が認められた (Poon et al. 1997)。

ATSDR (2002) 及び EU (RAR 2008) は、精巣影響の NOAEL を 3.7 mg/kg 体重/日、LOAEL を 37.6 mg/kg 体重/日としている。また、厚生労働省 (2002) では、精巣毒性の NOAEL を精巣セルトリ細胞空胞変性の発生頻度増加に基づく 3.7 mg/kg 体重/日とし、TDI の算出に用いている。

本専門調査会としては、本試験は、試験設計は適切であるものの、セルトリ細胞空胞変性のみで生殖・発生毒性を評価することは困難であることから、TDI 設定の根拠として用いることが適切でないと判断した。

⑬103週間慢性毒性試験（ラット）²⁸

NTP (1982) により DEHP の発がん性試験が実施された。

F344 ラット（雌雄、各投与群 50 匹）に DEHP (0、6,000、12,000 ppm : 雄 0、322、674 mg/kg 体重/日、雌 0、394、774 mg/kg 体重/日) を 103 週間混餌投与したところ、12,000 ppm 投与群の雄ラットでは精巣間細胞腫が減少し、精細管の変性が増加した ($p<0.05$)。また、6,000 ppm 以上の投与により用量依存的な肝細胞癌及び肝臓の明細胞性変異肝細胞巣の増加がみられた (Kluwe et al. 1982、NTP 1982)。

ATSDR (2002) は、生殖毒性の LOAEL を精細管変性等に基づき 674²⁹ mg/kg 体重/日とした。

本専門調査会としては、12,000 ppm 投与により精細管の変性が増加していることから、本試験の生殖毒性の NOAEL を 6,000 ppm (322 mg/kg 体重/日) とした。なお、最低用量である 6,000 ppm 以上の投与により用量依存的な肝細胞癌及び肝臓の明細胞性変異肝細胞巣の増加がみられたことから、本試験の LOAEL を 6,000 ppm (非発がん性 : 322 mg/kg 体重/日、発がん性 : 394 mg/kg 体重/日) と判断した。

²⁷ (2) ③と同じ試験

²⁸ (3) ②と同じ試験²⁹ Table3-2 による、2段階の LOAEL のうち Serious とされている数値。他に 322 mg/kg 体重/日の記載があるが、NOAEL か Less serious な LOAEL か、判然としない。

²⁹ Table3-2 による、2段階の LOAEL のうち Serious とされている数値。他に 322 mg/kg 体重/日の記載があるが、NOAEL か Less serious な LOAEL か、判然としない。

1
2 **⑭104週間慢性毒性試験(ラット)³⁰**

3 F344ラット(雌雄、各群50~80匹、6週齢)におけるDEHP(0、100、500、
4 2,500、12,500ppm:雄0、5.8、28.9、146.6、789.0mg/kg体重/日、雌0、7.3、
5 36.1、181.7、938.5mg/kg体重/日)の104週間混餌投与試験が行われた。

6 104週間500ppm以上投与群の雄で両側性の無精子症が用量に依存して増加
7 し、12,500ppm投与群で精巣重量の減少がみられた。78週目の病理組織学的観
8 察において、無精子症は12,500ppm投与群(10匹)では全例に認められたが、
9 2,500ppm投与群(10匹)では認められなかったため、著者らは、104週間投
10 与後に認められた500、2,500ppm投与群での無精子症は、DEHP投与によるも
11 のよりむしろ老化に関係したものであることが示唆されたとした。また、12,500
12 ppm投与群の雄では脳下垂体の去勢細胞(castration cell)の増加(対照群1/60
13 匹に対し30/60匹)、精巣間細胞腫の減少(対照群59/64匹に対し20/64匹)が
14 みられた(いずれもp≤0.05)(David et al. 2000a)。

15 ATSDR(2002)は、無精子症に基づき、生殖毒性のNOAELを5.8mg/kg体重/日、LOAELを29mg/kg体重/日とした。そして、無精子症が年齢に関連したものである可能性について言及しつつ、このNOAEL5.8mg/kg体重/日に基づき、不確実係数100(種差10×個体差10)を用いて慢性MRLを0.06mg/kg体重/日としている。

16 また、EU(RAR 2008)では、同様のデータをDavid et al. 2000aの共著者で
17あるMoore(1996)の報告から参照しており、精巣影響のNOAELを28.9mg/kg
18体重/日としている。

19 本専門調査会としては、500ppm以上の投与でみられた用量依存的な無精子症
20の増加は、加齢性変化によるものと判断した。また、本試験では、精巣間細胞腫
21の発生頻度が対照群においてもほぼ100%でみられたことから、慢性毒性試験で
22精巣毒性を評価することは困難であるとし、精巣影響を根拠にNOAELを設定す
23ることは不適切であると判断した。

24
25 **⑮生殖毒性試験(ラット)**

26 F344ラット(雄、各群24匹、成熟動物)にDEHP(0、320、1,250、5,000、
27 20,000ppm:0、18、69、284、1,156mg/kg体重/日)を交配前60日間混餌投
28 与し、その後DEHPを加えない餌に変え、各雄につき2匹の非投与の雌と5日
29 間交配する試験が行われ、雄の生殖影響が調べられた。

30 5,000ppm以上の投与群では体重、精巣、精巣上体及び前立腺の重量が用量依
31 存的に低下した(p<0.05)。20,000ppm投与群では精細管萎縮が観察され、精巣
32 の亜鉛含有量減少、精巣上体の精子濃度及び運動能の低下、形態異常の精子の増
33 加を伴っていた。また、有意差はないが、血清中のテストステロン減少、LH及び
34 FSH增加の傾向がみられた。妊娠率、死産及び新生児死亡率、児動物の1日
35

³⁰ (3) ③と同じ試験。マウスでも試験を実施。

1 齢及び7日齢の平均体重に有意差は認められなかつたが、20,000 ppm 投与群で
 2 一腹当たりの出生児数が減少した($p<0.05$)。また上記の交配後、65日の回復期間
 3 をおいた雄ラット(各群16匹)を、同様な方法で非投与雌と交配させる試験も
 4 行われたが、著者らはすべての指標について部分的又は完全に回復したとしてい
 5 る(Agarwal et al. 1986)。

6 EU (RAR 2008) は NOAEL を 69 mg/kg 体重/日としている。

7 本専門調査会としては、5,000 ppm 以上投与により精巣、精巣上体及び前立腺
 8 の重量の用量依存的な低下がみられたことから、本試験の NOAEL を 1,250 ppm
 9 (69 mg/kg 体重/日) と判断した。

10 ⑯二世代生殖・発生毒性試験(ラット)

11 F344 ラット(雌、各群19~23匹)に DEHP (0、0.25、0.5、1.0% : 0、164、
 12 313、573 mg/kg 体重/日) を妊娠0~20日まで混餌投与し、F₂ 世代の出生までを
 13 観察する二世代試験が行われた。

14 母動物について、0.5%以上の投与群で摂餌量の低下が、1.0%投与群で体重増
 15 加抑制が認められたが($p<0.01$)、妊娠率や着床数等の生殖指標への影響はみら
 16 れなかつた。F₁ 児動物において、0.5%投与群で出生前死亡率が増加($p<0.05$)
 17 し、対照群7.80%に対し、0.25%投与群から8.57、21.40、19.52%であった。1.0%
 18 投与群で1日齢の体重が低値を示した($p<0.01$)。しかし、開眼、切歯萌出、精
 19 巢下降、臍開口等の発達指標に有意な変化はなく、自発運動への影響はみられず、
 20 また、F₁ 世代の生殖と F₂ 世代の発生にも影響は認められなかつたとしている。
 21 著者らは、母動物及び F₁ 動物の全評価指標についての NOEL を 164 mg/kg 体重
 22 /日とし、F344 ラットにおける DEHP の発生毒性は、313 mg/kg 体重/日以上の
 23 投与群における投与期間(妊娠0~20日)及び出生後早期に限定され、それ以降
 24 (4~128日齢)は全投与群において、いかなる生殖発生毒性も観察されなかつた
 25 と報告している(Price et al. 1986)。

26 ATSDR(2002)は出生前死亡率增加に基づき、発生毒性の NOAEL を 164 mg/kg
 27 体重/日、LOAEL を 313 mg/kg 体重/日としている。

28 本専門調査会としては、0.5%以上投与により F₁ 出生前及び出生後の死亡率の
 29 増加及び母動物の摂餌量低下がみられたことから、本試験の NOAEL を 0.25%
 30 (164 mg/kg 体重/日) と判断した。

31 ⑰生殖・発生毒性試験(ラット)³¹

32 F344 ラット(雌、各群22~25匹)における DEHP (0、0.5、1.0、1.5、2.0% :
 33 0、357、666、856、1,055 mg/kg 体重/日) の妊娠0~20日の混餌投与試験が行
 34 われ、妊娠20日に胎児の生存、成長、形態について観察された。

35 母動物については1.0%以上の投与群で体重増加抑制が、全投与群で肝絶対及
 36 び相対重量の増加が用量依存的に認められた。著者らは肝相対重量の増加につい

³¹ マウス、ラットで同様な試験を実施しており、(6) ③にマウスを記載

て、DEHP代謝が肝臓において行われることから、少なくとも一部は適応反応によるものと推察している。胚吸収、死亡胎児は用量依存的に増加し、2.0%投与群では有意に増加していた。また、胎児の体重が1.0%以上の投与群で低値を示したが、奇形はみられなかった。以上より、著者らはDEHPの母動物毒性及び胎児毒性(催奇形性を含む)のNOELを357 mg/kg 体重/日とした(Tyl et al. 1988)。

ATSDR(2002)は胎児体重低値に基づき、NOAELを357 mg/kg 体重/日、LOAELを666 mg/kg 体重/日としている。またEU(RAR 2008)は、母動物毒性及び発生毒性のNOAELを357 mg/kg 体重/日としている。

本専門調査会としては、1.0%以上の投与で胎児の低体重及び母動物の体重増加抑制がみられたことから、本試験のNOAELを0.5% (357 mg/kg 体重/日)と判断した。

⑯生殖・発生毒性試験(ラット)

Wistarラット(雌、各群9~10匹)におけるDEHP(0、40、200、1,000 mg/kg 体重/日)の妊娠6~15日の強制経口投与試験が行われ、妊娠20日に胎児への影響が観察された。

1,000 mg/kg 体重/日投与群では母動物の肝及び腎重量の増加、子宮重量の減少が認められた($p<0.05$)。胎児については、1,000 mg/kg 体重/日投与群の生存胎児数の減少、胎児体重低値、奇形(尾、脳、泌尿器、生殖腺、脊柱、胸椎)の著しい増加($p<0.01$)、骨格や軟組織の変異(過剰胸椎等)及び骨化遅延の増加($p<0.05$)がみられたが、200 mg/kg 体重/日以下の投与群では影響は認められなかつたとしている。著者らは、生存胎児数及び胎児体重の低値は母動物への毒性によるものであるが、1,000 mg/kg 体重/日のDEHPには明らかな催奇形性があるとし、閾値は200~1,000 mg/kg 体重/日の間にあるだろうと結論している(Hellwig et al. 1997)。

ATSDR(2002)は発生毒性のNOAELを200 mg/kg 体重/日、LOAELを1,000 mg/kg 体重/日とし、EU(RAR 2008)も発生毒性、母動物毒性のNOAELを200 mg/kg 体重/日としている。

本専門調査会としては、1,000 mg/kg 体重/日投与により母動物において肝及び腎重量の増加並びに子宮重量の減少が、胎児において生存胎児数の減少、胎児体重低値、骨格・軟組織の変異増加、奇形の増加及び骨化遅延の増加がみられたことから、本試験のNOAELを200 mg/kg 体重/日と判断した。

⑰生殖・発生毒性試験(ラット)

LEラット(雌、各群6~9匹)におけるDEHP(0(対照群;コーン油)、10、100、750 mg/kg 体重/日)の妊娠2~20日の強制経口投与試験が行われ、妊娠21日に主に雄胎児動物の精巣について調べられた。

妊娠21日の母動物の体重、出産率及び同腹児数、児動物の性比、雄児動物の体重に有意差はなかった。750 mg/kg 体重/日投与群で雄児動物のAGD短縮が認められた。100 mg/kg 体重/日以上投与群で精巣重量、胎児ライディッヒ細胞の数

及び体積が減少した。また、全投与群でライディッヒ細胞の単体が減少し、細胞6~30個からなるクラスターの割合が増加した。精巣のテストステロン濃度は10mg/kg体重/日投与群で増加し、750mg/kg体重/日投与群で減少した。その他、精巣におけるmRNA発現が調べられており、著者らは、c-Kit ligand遺伝子(*Kitl*)及びインスリン様成長因子1遺伝子(*Igfl1*)のmRNAの10mg/kg体重/日投与群での増加、白血病抑制因子遺伝子(*Lif*)のmRNAの750mg/kg体重/日投与群での減少が上記所見に寄与する可能性に言及している。また、750mg/kg体重/日投与群でインスリン様因子3遺伝子(*InsL-3*)及び*KITL*のmRNAが減少している(Lin et al. 2008)。

本専門調査会としては、10mg/kg体重/日でみられた精巣のテストステロン濃度のみの変化及び100mg/kg体重/日でみられたライディッヒ細胞への影響が有害影響であるとは評価できないと判断し、750mg/kg体重/日投与により雄児動物のAGD短縮がみられたことから、本試験のNOAELを100mg/kg体重/日と判断した。

また、Songら(2008)による、Kumingマウス(雌、各群10匹)へのDEHP(0、100、200、500mg/kg体重/日)の妊娠12日～分娩後3日の強制経口投与試験では、全投与群の5日齢及び15日齢の雄児動物の精巣で、精原細胞の変性、ライディッヒ細胞の増殖、*InsL-3*のmRNAの減少がみられた。著者らは、胎児期の精巣下降を調節する*InsL-3*発現の抑制が、DEHP暴露による停留精巣を引き起こすメカニズムの一つではないかと推察している。別に検討された胎齢16日の雄マウス胚から単離培養したライディッヒ細胞の*in vitro*実験では、*InsL-3*のmRNA発現はDEHP共存下で減少した。(Song et al. 2008) なお、LaguëとTremblay(2008)は、35日齢のSDラットから単離したライディッヒ細胞はDEHPの代謝物であるMEHPの共存下でテストステロン誘導性の*InsL-3*の転写が抑制されることを報告している。本専門調査会としては、本試験では精巣下降に関する試験データが示されておらず、*InsL-3*のmRNAの増減との関連が判断できないことから、NOAELを設定することはないと判断した。

そのほか、Saillenfaitら(2009)は、妊娠12～21日にDEHP(0(対照群；オリーブ油)、500、625mg/kg体重/日)を強制経口投与されたSDラット(雌、各群9～12匹)の児動物では、両投与群で1日齢の生存率の減少(p<0.05)、625mg/kg体重/日投与群で1日齢の体重の低値、雄児動物では500mg/kg体重/日投与群のAGD短縮(1日齢)、乳輪又は乳頭を持つ個体割合が増加したほか、両投与群で、尿道下裂、精巣欠損及又は精巣低形成、停留精巣等の生殖器の異常が観察されたと報告している。本専門調査会としては、本試験は高用量の試験であることから、TDI設定の根拠として用いることが適切でないと判断した。

㉚発生毒性試験(ラット)

Wistarラット(雌、各群8匹)におけるDEHP(0(対照群；コーン油)、10、30、100、300mg/kg体重/日)の妊娠7～21日の強制経口投与試験が行われ、妊

1 妊21日に雄胎児の精巣が調べられた。

2 300 mg/kg 体重/日投与群で精巣のテストステロン濃度及び *ex vivo* でのテスト
3 テストステロン産生量が減少した。血漿テストステロン濃度に有意差はなかった。病理
4 組織学的検査において、100 mg/kg 体重/日以上投与群で生殖細胞の変性（精細管
5 中央への転位、細胞数増加、多核細胞化）がみられ、300 mg/kg 体重/日投与群で
6 はセルトリ細胞質の空胞化、紡錘形を呈したライディッヒ細胞クラスターも観察
7 された。また、300 mg/kg 体重/日投与群の精巣における定量的 RT-PCR では、
8 ステロイド産生に関わるスカベンジャー受容体 B1、ステロイド産生急性調節タ
9 ンパク質、末梢型ベンゾジアゼピン受容体、シトクロム P450scc (CYP11A1) の
10 遺伝子 (*SR-B1*, *STAR*, *PBR*, *P450scc (CYP11A1)*) や核内受容体であるステ
11 ロイド産生因子 1 遺伝子 (*SF-1*)、精巣下降に関わる *Insl-3* 等の mRNA 発現量
12 が低下しており、免疫組織化学的にも、ライディッヒ細胞の STAR, PBR, P450scc
13 及び核内受容体 PPAR γ の発現が低下していた (Borch et al. 2006)。

14 本専門調査会としては、100 mg/kg 体重/日以上の投与で雄胎児における生殖細
15 胞の組織学的变化がみられたことから、本試験の NOAEL を 30 mg/kg 体重/日と
16 判断した。

17 また、Wilson ら (Wilson et al. 2007) による SD ラット及び Wistar ラット(雌、
18 各系統各投与群 17~30 匹) における DEHP (0, 750 mg/kg 体重) の妊娠 14~
19 18 日の強制経口投与試験では、両系統とも、投与群の雄児動物に AGD の短縮、
20 雌様の乳輪又は乳頭数の増加、120 日齢の剖検において乳頭遺残の増加、腹側前
21 立腺、精嚢、LABC、精巣、及び精巣上体の重量低値及び精巣上体欠損の増加が
22 観察された。また、DEHP の出生前暴露によるテストステロン及び *Insl-3* の
23 mRNA 発現量への影響を調べるため、DEHP (0, 750 mg/kg 体重) を妊娠 14
24 ~18 日に強制経口投与された、妊娠 18 日目の母動物 (各群 4~6 匹) を用いて、
25 雄胎児精巣が調べられた。その結果、*Insl-3* の mRNA 発現量及びテストステロ
26 ン産生量 (*ex vivo*) 減少が認められた。なお著者らは、DEHP 投与の有無にかか
27 わらず、*Insl-3*mRNA 発現量は SD ラットの方が多く、精巣一個当たりテストス
28 テロニン産生量は Wistar ラットの方が多かったことも報告している。本専門調査
29 会としては、本試験は 2 群構成であることから、NOAEL を設定することはでき
30 ないと判断した。

32 Vo ら (2009) による、SD ラット (雌、各投与群 8 匹) における DEHP (0 (対
33 照群; コーン油)、10, 100, 500 mg/kg 体重/日) の妊娠 11~21 日の強制経口投
34 与試験では、妊娠 21 日の雄胎児 (各投与群母動物 4 匹から) において 500 mg/kg
35 体重/日投与群の体重が、血清テストステロン及び LH 濃度が減少 ($p<0.01$) した。
一方、63 日齢の雄児動物では、100 mg/kg 体重/日投与群の AGD の短縮、500
mg/kg 体重/日投与群では 1 匹当たりの乳頭又は乳輪数の増加、尿道下裂 (23 例、
100%) 及び停留精巣 (4 例、17.4%) が認められた。また、10 及び 500 mg/kg
体重/日投与群で精子の濃度及び生存率が低下し、全投与群で精子の運動性が低下
した。血清テストステロン及び LH 濃度に有意差はなかった。なお、妊娠 21 日

の雄胎児精巣の定量的 RT-PCR では *STAR*, *CYP11A1*, 3 β 水酸化ステロイド脱水素酵素 1 遺伝子 (*HSD3 β 1*) mRNA の発現が 10 mg/kg 体重/日投与群で減少した ($p<0.01$) (Vo et al. 2009)。本専門調査会としては、低下した指標の用量相関性が不明であることから、NOAEL を設定することは不適切であると判断した。

㉑生殖・発生毒性試験（ラット）

SD ラット（雌、各群 5~8 匹）における DEHP (0, 375, 750, 1,500 mg/kg 体重/日) の妊娠 3 日から分娩後 21 日の強制経口投与試験では、750 mg/kg 体重/日以上の投与群において、母動物の妊娠 20 日までの体重増加抑制、児動物の生存率の低下が認められた。雄児動物では、全投与群で乳輪又は乳頭の遺残が、750 mg/kg 体重/日以上投与群で AGD (生後 1 日) の短縮、1,500 mg/kg 体重/日投与群で包皮分離不全が増加した。21 日齢、63 日齢、105 (~112) 日齢の剖検では、750 mg/kg 体重/日以上投与群で全期間にわたり精巣 (105 日齢の有意差なし)、精巣上体、亀頭、前立腺の重量が低下し、精巣上体の精子数減少 (63 日齢)、前方前立腺の形成不全及び停留精巣 (21 日齢) の増加が認められた。また、77 日齢の観察における生殖行動は不活発であり、中でも 1,500 mg/kg 体重/日投与群のマウンティング頻度が低下した。雌児動物では、投与群の AGD、膣開口あるいは初回発情期までの期間に有意差はなかったが、1,500 mg/kg 体重/日群で膣開口時の体重低値がみられた (いずれも $p<0.05$) (Moore et al. 2001)。ATSDR (2002) 及び EU(RAR 2008) は、雄児動物の性分化の変化に基づき LOAEL を 375 mg/kg 体重/日としている。

本専門調査会としては、本試験は比較的高用量の試験であることから、TDI 設定の根拠として用いることが適切でないと判断した。

㉒生殖・発生毒性試験（ラット）

Andrade と Grande らのドイツの研究グループは、非常に低い用量範囲³²を含む DEHP をラットの妊娠及び授乳期間に強制経口投与し、その試験成績を複数の論文として報告している (Grande et al. 2007, 2006, Andrade et al. 2006a, b, c)。

Wistar 系ラット（雌、各群 11~16 匹）を用いて DEHP (0 (対照群；落花生油)、0.015、0.045、0.135、0.405、1.215 mg/kg 体重/日 (以上、低用量範囲) 及び 5、15、45、135、405 mg/kg 体重/日 (以上、高用量範囲)) が妊娠 6 日～分娩後 21 日に強制経口投与され、子宮内暴露及び授乳を介した暴露による雌雄の児動物における生殖系及び脳への影響が調べられた。

Grande ら (2006) では、雌児動物の生殖発生への影響について調べられた。投与群において母動物毒性は観察されなかつたと報告されている。雌児動物において、15 mg/kg 体重/日以上の投与群で膣開口の遅延 (約 2 日, $p<0.05$)、135 mg/kg

³² Grande et al. 2007 によれば、Koch ら (2003) が報告した一般的なドイツ人の推定 1 日摂取量の中央値 (0.0138 mg/kg 体重/日) と同程度の用量を最低用量 (0.015 mg/kg 体重/日) に設定したと説明されている。

1 体重/日以上投与群で初回発情期の遅延傾向が観察された(約2日、有意差なし)。
2 肝重量増加は135 mg/kg 体重/日以上投与群の1日齢で認められた。また、投与
3 群のAGD(22日齢)及び乳頭数(13日齢)に有意差はみられなかった。著者ら
4 は、膣開口を指標とした雌の性成熟開始の遅延に基づき、雌の生殖発生に対する
5 NOAELを5 mg/kg 体重/日と設定している(Grande et al. 2006)。

6 Grandeら(2007)では、同様なDEHPの子宮内暴露及び授乳を介した暴露を
7 受けた雌児動物において、より後期の生殖機能が調べられている。9週齢(19~
8 21匹/群)で膣スメアを指標とした発情周期が観察(3周期以上)された後、発情
9 周期において剖検に付された。投与群の体重及び臓器重量(肝臓、腎臓、脾臓、胸
10 腺、甲状腺、卵巢、及び子宮)に有意差は認められなかった。投与群の発情周期
11 は正常であり、血清E2及びプロゲステロン濃度に有意差はみられなかった。ス
12 テージごとの卵胞数の計数(9~10匹/群)において、405 mg/kg 体重/日投与群
13 で三次閉鎖卵胞数の増加が認められ(対照群8±2に対して16±2、p<0.05)、著
14 者らは、この試験で成熟期に認められる有害影響はこれのみとしている。投与群
15 の子宮及び膣における内腔上皮の厚さに有意差はみられなかった(Grande et al.
16 2007)。

17 また、Andradeら(2006a)により、同様なDEHPの子宮内暴露及び授乳を介
18 した暴露を受けた、雄児動物の性成熟までの生殖発生への影響について調べられ
19 た。雄児動物(14~63匹/11~16腹/群)について、15 mg/kg 体重/日以上の投与
20 群で包皮分離遅延が認められ、405 mg/kg 体重/日投与群に乳頭遺残数増加(13
21 日齢)及びAGD短縮(22日齢、剖検時)が観察された(p<0.05)。また、精巣
22 下降が確認(触診による)された日齢に有意差はみられなかった。1日齢(13~
23 26匹/10~16腹/群)の精巣内テストステロン濃度に有意差はみられなかった。22
24 日齢(11~20匹/7~12腹/群)の精巣重量は5~135 mg/kg 体重/日投与群で増
25 加(p<0.05)し、405 mg/kg 体重/日投与群では減少傾向を示したが有意差はなか
26 った。精巣の病理組織検査では、135 mg/kg 体重/日以上の投与群で組織学的変化
27 が認められ、1日齢では精細管における二核及び多核生殖細胞の出現、退縮した
28 生殖細胞の増加、間質における疎性結合組織が、22日齢では生殖細胞の分化抑制
29 が観察された。著者らは、この結果はDEHPが高用量で抗アンドロゲンとして作
30 用するとこれまでの観察結果と一致し、更により低い用量でも発生に対する
31 わずかな影響(包皮分離遅延、精巣重量増加)を与えることが示されたとし、評
32 価を行った性成熟までのエンドポイントに基づきNOAELを1.215 mg/kg 体重/
33 日としている(Andrade et al. 2006a)。

34 Andradeら(Andrade et al. 2006b)では、同様なDEHPの子宮内暴露及び授
35 乳を介した暴露を受けた雄児動物について、より後期の生殖器系の発生及び機能
36 が調べられている。成熟後の144±7日齢の剖検では(19~20匹/群、1腹当たり
37 1~2匹)、405 mg/kg 体重/日投与群で精嚢(凝固腺を含む)重量の低値がみられ、
38 血清テストステロン濃度は0.045、0.405、405 mg/kg 体重/日投与群で上昇した

(p<0.05)。陰嚢内の小型精巣³³が対照群で1例、405 mg/kg 体重/日投与群で3例（うち1例は両側性）認められた。また、下降不全の異所性精巣（停留精巣）が5、135、405 mg/kg 体重/日投与群で1例ずつ認められ、病理組織検査において全例に精子形成低下（精母細胞及び精子細胞減少）が観察された。15 mg/kg 体重/日以上投与群で1日精子産生量が対照群に比べて19～25%減少していたが（p<0.05）、セルトリ細胞の精巣当たりの数やレプトテン期精母細胞との比に変化はなかった。さらに、約110日齢における投与群及び対照群の雄（16～18匹/群）の非投与雌との交配試験では、受胎能や生殖行動への影響は観察されなかつた。以上より著者らは、1日精子産生量低下及び停留精巣の LOAEL をそれぞれ15及び5 mg/kg 体重/日とし、この論文における NOAEL を 1.215 mg/kg 体重/日としている（Andrade et al. 2006b）。

さらに Andrade らは別の論文において（Andrade et al. 2006c）、同様な DEHP の子宮内暴露及び授乳を介した暴露を受けた雌雄の児動物において、1日齢（10～12匹/群）及び22日齢（10～12匹/群）の視床下部／視索前野領域（HPOA）におけるアロマターゼ活性の変化を報告している。対照群において、アロマターゼ活性は脳全体より HPOA で高く、HPOA では雌雄ともに22日齢より1日齢の方が高く、1日齢では雌より雄の方が高いことが確認された。投与群における HPOA のアロマターゼ活性は、雄の1日齢では低用量範囲で低下されたが（0.135、0.405 mg/kg 体重/日投与群で有意）、高用量範囲では上昇し（15、45、405 mg/kg 体重/日投与群で有意）、J型曲線に似た非単調な用量反応特性を示した。雌の1日齢では有意差がなかった。22日齢の HPOA のアロマターゼ活性は、雄では 0.405 mg/kg 体重/日のみで有意に上昇したが、雌の方がより顕著に変化し、0.045、5 mg/kg 体重/日投与群を除く全投与群で上昇した（Andrade et al. 2006c）。

本専門調査会としては、Andrade と Grande らによる一連の五つの文献を一つの試験ととらえ、それぞれの試験で認められた腫開口遅延及び精子産生量低下等の指標を全て合わせて考えた場合に、一連の試験としての NOAEL を 5 mg/kg 体重/日とすることも可能であるが、いずれの指標においても用量依存的な変化がみられないことから、TDI の設定根拠として用いることは適切でないと判断した。

③生殖・発生毒性試験（ラット）

SD ラット（雌、各群 13～14 匹）に DEHP（0（対照群；コーン油）、11、33、100、300 mg/kg 体重/日）を妊娠 8 日～分娩後 17 日まで強制経口投与し、ほぼ半数の母動物の一部の雄児動物（各投与群 16～20 匹/6～7 腹）には引き続き 18 日齢から強制経口投与を行い、63～65 日齢まで観察された（pubertal cohort : PUB 群）。残りの雄児動物（各投与群 54～76 匹）には、18 日齢以後は DEHP を投与せず、7か月齢まで観察が行われた（*in utero-lactational cohort* : IUL 群）。

母動物への投与による有害影響は認められなかった。また、PUB 群、IUL 群に分ける以前の、雌を含めたすべての児動物に対する観察では、2 日齢において全

³³1.3g 未満と定義したとされている。

1 投与群の同腹児数、生存率に有意差はなかったが、300 mg/kg 体重/日投与群の雄
 2 児動物で体重の減少と AGD の短縮が認められ、13 日齢において 300 mg/kg 体重
 3 /日投与群の雄児動物で残留乳輪を持つ個体の割合及び 1 匹当たりの乳輪数の増
 4 加が認められた（いずれも p<0.01）。

5 続く思春期以降の観察において、PUB 群では、投与群の包皮分離の完了が用量
 6 依存的に遅延し、300 mg/kg 体重/日投与群で有意であった（p<0.01）。63～65 日
 7 齢での剖検では、100 mg/kg 体重/日以上投与群で肝重量が増加し、300 mg/kg 体
 8 重/日投与群で副腎、腹側前立腺精嚢、LABC、カウパー腺及び精巣上体の重量減
 9 少及び精巣上体の精子数の減少が認められた。血清中テストステロン及び E2 濃
 10 度に有意差はなかった（いずれも p<0.05）。また、IUL 群では投与群に包皮分離
 11 の遅延は観察されなかった。また、300 mg/kg 体重/日投与群で一匹当たりの乳頭
 12 遺残が増加した（p<0.01）。7 か月齢での剖検では、100 mg/kg 体重/日以上投与
 13 群で精嚢重量の低値、300 mg/kg 体重/日投与群において亀頭、腹側前立腺、LABC、
 14 カウパー腺、精巣上体、精巣及び腎臓の重量の低値がみられた（p<0.05）。また、
 15 精巣一個の重量では、100 mg/kg 体重/日以上の投与群で、対照群平均から標準偏
 16 差の 5 倍を下回るものが認められた。そのほか、血清中テストステロン濃度に有
 17 意差はなかった。

18 PUB 群、IUL 群いずれも、剖検時の肉眼的観察と組織学的検査において、投与
 19 群では、精巣では、無形成、液体充満、弛緩、わずかな出血、及び下降不全（精
 20 巢導帶 > 10 mm）、精細管萎縮・変性、セルトリ細胞空胞化が、精巣上体では、
 21 無形成、肉芽腫、及び上皮肥厚が、また、生殖付属器や凝固腺の欠損又は奇形、
 22 前立腺の病変、乳頭遺残（乳輪なし）が観察された。さらに、IUL 群の 100 mg/kg
 23 体重/日投与群で内生殖器の真性半陰陽が 1 例認められた。これらの何らかの生殖
 24 器系への影響が観察された雄児動物の割合は、PUB 群（対照群 0/20 に対し、低
 25 用量から 2/16、0/19、2/17、7/20）、PUB 群と同じ母動物を持つ IUL 群（対照群
 26 0/23 に対し、低用量から 3/25、6/31、5/25、17/23）、及び PUB 群と異なる母動
 27 物を持つ IUL 群（対照群 0/40 に対し、低用量から 3/30、4/36、5/51、14/31）で
 28 あった。著者らはこれらの結果を合わせると、全投与群において有意な増加がみ
 29 られるとしている（対照群 0.0% に対し、低用量から 11.3%、11.6%、12.9%、
 30 51.3%；カイ二乗分析、p<0.005）。

31 著者らは、本試験結果は NTP による多世代生殖発生毒性試験（Wolfe and
 32 Layton(2004)）における混餌投与での NOAEL 5 mg/kg 体重/日、LOAEL 10
 33 mg/kg 体重/日を支持するものであると述べている（Gray et al. 2009）。

34 本専門調査会としては、最低用量の 11mg/kg 体重/日以上投与により雄出生児
 35 における乳頭遺残、精巣上体及び精巣の変性・奇形等の何らかの生殖影響を有す
 36 る個体の割合の増加がみられたことから、本試験の LOAEL を 11 mg/kg 体重/日
 37 と判断した。

④生殖・発生毒性試験

38 Wistar ラットの妊娠 7 日から分娩後 16 日までの DEHP の強制経口投与試験が
 39

1 行われ（試験①及び②）、主に雄児動物の生殖器系が調べられた。試験①の投与
 2 量は0（対照群：コーン油）、10、30、100、300、600、900 mg/kg 体重/日（各
 3 投与群8匹、対照群16匹）であり、試験②の投与量は0（対照群：コーン油）、
 4 3、10、30、100 mg/kg 体重/日（各投与群8匹（ただし、3 mg/kg 体重/日投与群
 5 のみ16匹）、対照群16匹）であった。

6 試験①、②ともに、全投与群で母動物の体重、妊娠期間及び児動物の性比、生
 7 存出生児数、着床前胚損失数に有意差はなかったが、児動物の出生時体重は300
 8 mg/kg 体重/日以上投与群の雄、及び900 mg/kg 体重/日投与群の雌で低値を示し
 9 た（p<0.05）。雄児動物の観察において、外部生殖器のmild³⁴な形成不全（16
 10 日齢）を持つ割合は、試験①では100、600、900 mg/kg 体重/日投与群で、試験
 11 ②では3 mg/kg 体重/日投与群で増加した。なお、この形成不全はすべての投与群
 12 に認められ、対照群には一例のみ生じた。AGD（出生時）は、試験①では10 mg/kg
 13 体重/日以上の投与群で用量依存的に短縮し、試験②では100 mg/kg 体重/日投与
 14 群で短縮した。一匹当たりの乳頭遺残数（12日齢）は試験①のみで10 mg/kg 体
 15 重/日以上の投与群で増加した。また、16日齢の剖検によると、生殖器官やその
 16 付属器等について、腹側前立腺の重量は試験①でのみ30 mg/kg 体重/日以上の投
 17 与群で減少し、LABCの重量は試験①では10 mg/kg 体重/日以上の投与群（600
 18 mg/kg 体重/日投与は有意差なし）で、試験②では10、30 mg/kg 体重/日投与群で
 19 低値を示した。また、各側の精巣重量は、試験①でのみ100、600、900 mg/kg
 20 体重/日投与群で左側が、600、900 mg/kg 体重/日投与群で右側が低値を示した。
 21 そのほか、試験①でのみ10 mg/kg 体重/日以上の投与群で副腎重量の低値が、300
 22 mg/kg 体重/日以上の投与群で肝重量の増加が認められた。（以上、いずれも
 23 p<0.05）。精巣の病理組織学的検査においては、300 mg/kg 体重/日以上の投与群
 24 で精細管直径の用量依存的な減少（p<0.05）が認められ、さらに、精細管上皮の
 25 発生遅延を伴う未成熟な精巣がライディッヒ細胞の過形成を伴って観察された。
 26 これらの所見は900 mg/kg 体重/日投与群で顕著であり、精巣切片の免疫組織化
 27 学的検査では、900 mg/kg 体重/日投与群でセルトリ細胞の細胞質はビメンチン
 28 （細胞骨格マーカー）が強陽性であった。

29 また、試験①と②の結果を合わせた解析では、AGD短縮、乳頭遺残の増加、生
 30 殖器系の臓器（腹側前立腺、LABC）の重量の低値、外部生殖器のmildな形成不
 31 全それぞれについて、いずれも10 mg/kg 体重/日以上の投与量でほとんどの投与
 32 群で有意な変化が見いだされることから、著者らは、雄ラットの生殖発生に対して、
 33 これらの抗アンドロゲン作用がDEHP10 mg/kg 体重/日の投与で生じることが
 34 示唆されるとし、EUのNOAEL 5 mg/kg 体重/日と一致すると結論している。
 35 なお、外部生殖器のmildな形成不全は、下表に示すように3 mg/kg 体重/日投与

³⁴著者らは16日齢の雄の外部生殖器の形成不全を、スコア0（no effect）、スコア1（mild）、スコア2（moderate）、スコア3（severe）の4段階で評価している。“スコア1（mild）”は、具体的には、「生殖結節では吻側表面の小腔又は包皮開口部の小裂が観察され、会陰部では肛門周辺の体毛のない領域が生殖結節基部に向かって拡大しているが、生殖突起基部には密集した体毛が観察される」外形とされている。

群から増加しているが、この用量では他の抗アンドロゲン作用に有意差がなく、さらに検証が必要であると考察している。(Christiansen et al. 2010)

本専門調査会としては、最低用量の 3 mg/kg 体重/日でみられた外部生殖器の mild な形成不全については、スコアが 0~3 まであるにもかかわらず、スコア 1 のみの発生率しか評価していないこと、スコア自体も必ずしも一般的なものではないこと、また、著者らも抗アンドロゲン作用の一端ではあるが有害性は低いと考察していることから、LOAEL の指標とすることは妥当ではないと判断した。したがって、10 mg/kg 体重/日以上投与された雄出生児において有意な変化が見いだされた AGD 短縮、生殖器官の重量減少に基づき、NOAEL を 3 mg/kg 体重/日と判断した。

Mild な外部生殖器の形成不全を伴う雄児の頻度

	DEHP (mg/kg 体重/日)							
	対照群	3	10	30	100	300	600	900
実験①のすべての雄 のうち影響を受けた 雄	2%		14%	4%	17%	17%	17%	50%
	(1/48)		(4/28)	(1/26)	(4/23)*	(4/23)*	(4/23)*	(13/26)*
実験②のすべての雄 のうち影響を受けた 雄	0%	12%	10%	8%	15%			
	(0/37)	(6/49)*	(2/26)	(2/26)	(3/20)*			
実験①及び②のすべ ての雄のうち影響を 受けた雄	0.1%	12%	11%	6%	16%	17%	17%	50%
	(1/85)	(6/49)*	(6/54)*	(3/52)	(7/43)**	(4/23)**	(4/23)**	(13/26)**
実験①のすべての腹 のうち影響を受けた 腹	7%		38%	14%	57%*	43%	50%	67%
	(1/15)		(3/8)	(1/7)	(4/7)	(3/7)	(3/6)*	(4/6)*
実験②のすべての腹 のうち影響を受けた 腹	0%	29%	17%	33%	25%			
	(0/15)	(4/14)*	(1/6)	(2/6)	(2/8)			
実験①及び②のすべ ての腹のうち影響を 受けた腹	3%	29%	29%	23%	40%	43%	50%	67%
	(1/30)	(4/14)*	(4/14)*	(3/13)	(6/15)**	(3/7)*	(3/6)*	(4/6)*

Fisher's exact test を用いて解析された。* p<0.05 ** p<0.01

㉕三世代生殖・発生毒性試験（ラット）

Wolfe と Layton (2004) により、SD ラット（雌雄、各投与群 17 匹）に DEHP (1.5 (対照群)、10、30、100、300、1,000、7,500、10,000 ppm) を混餌投与し、連続交配による 3 世代繁殖試験が行われた。一世代につき 3 回の出産を行わせ、1 回目及び 2 回目の出産で得られた雄を次世代の交配に用いた。対照群の投

与量は、対照飼料の DEHP 含有量である 1.5 ppm に設定された。著者らにより、摂餌量に基づく 1 日当たりの投与量は、F₀ 世代では 0.12、0.78、2.4、7.9、23、77、592、775 mg/kg、F₁ 世代では 0.09、0.48、1.4、4.9、14、48、391、543 mg/kg 体重/日、F₂ 世代では 0.1、0.47、1.4、4.8、14、46、359 mg/kg 体重/日と算出された。評価された指標は、体重、摂餌量、臨床症状、生殖能、AGD、産児の生存率、性成熟、発情周期、精子の指標、肉眼的病理、臓器重量、特定の病理組織であった。以下、EU-RAR (2008) によるレビューに基づいて、生殖・発生毒性所見を中心に試験成績を示す。

精巢毒性については、精巢の絶対及び相対重量の減少が 7,500 ppm 投与群 (F₁～F₃) 及び 10,000 ppm 投与群 (F₀、F₁) でみられた。肉眼的観察では、精巢の小型化又は無形成が 300 ppm 投与群 (F₁ の交配させなかった雄 3/45 例、F₂ の交配させなかった雄 1/21 例)、1,000 ppm 投与群 (F₂ の交配させなかった雄 3/25 例)、7,500 ppm 投与群 (F₁ の交配させなかった雄 10/30 例、交配させた雄 7/10 例、F₂ の交配させなかった雄 11/20 例、交配させた雄 8/10 例)、10,000 ppm 投与群 (F₀ の交配させた雄 2/10 例、F₁ の交配させなかった雄 21/21 例、交配させた雄 10/10 例) でみられた。病理組織検査では、精細管萎縮が 7,500 ppm 投与群 (F₁ の 10/10 例、F₂ の 10/10 例)、10,000 ppm 投与群 (F₀ の 6/10 例、F₁ の 10/10 例) でみられ、生殖細胞の消失、セルトリ細胞のみで構成される精細管、内腔への精子放出不全も観察されたが、セルトリ細胞の空胞化は観察されなかった。100 ppm 投与群 (F₁ の 1/10 例) 及び 300 ppm 投与群 (F₁ の 1/10 例) でもわずかな精細管萎縮が観察された。300 ppm 以上の投与群では雄性生殖付属器(精巢上体、精嚢、前立腺)の小型化及び低重量、組織変化等も認められた。EU (RAR 2008) は、精巢毒性の NOAEL を F₁ 及び F₂ における精巢の肉眼的病理所見(小型精巢あるいは精巢無形成)及び F₁ での精細管萎縮に基づき 100 ppm (F₀ では約 8 mg/kg 体重/日、F₁ 及び F₂ では約 5 mg/kg 体重/日に相当) としている。この際、100 ppm の F₁ でみられた精細管の萎縮は、1 世代の 1 匹のみに観察されたものであり、他の所見を伴わないことから除外している。

繁殖能に対する影響としては、精子の減少が 7,500 ppm 投与群 (F₁～F₃) 及び 10,000 ppm 投与群 (F₀、F₁) で観察され、10,000 ppm 投与群の F₁ では精子細胞が確認できず、10,000 ppm 投与群では F₂ が得られなかった。7,500 ppm 投与群の F₂ では妊娠率が低下した。同腹児数及び一腹当たりの雄児数が 7,500 ppm 及び 10,000 ppm 投与群の F₁ で減少した。10,000 ppm 投与群の F₁、7,500 ppm 投与群の F₂ に低体重にみられた。なお、7,500 ppm 及び 10,000 ppm 投与群に試みられた、非投与動物との Crossover matingにおいて、投与雄の交配では 7,500 ppm 以上の投与群で一腹当たりの着床数減少及び受胎率低下がみられ、投与雌の交配では 7,500 ppm 以上の投与群で雄児動物の AGD 短縮、10,000 ppm 投与群で雌雄の児動物に低体重がみられ、雌雄いずれに対する投与においても生殖指標への影響が認められた。

その他の生殖系の発達に対する影響としては、AGD 短縮が 7,500 ppm 投与群 (F₁～F₂) 及び 10,000 ppm 投与群 (F₁) でみられ、性発達への影響(精巢下降、

包皮分離、膣開口の遅延) が 7,500 ppm 投与群 ($F_1 \sim F_3$) 及び 10,000 ppm 投与群 (F_1) でみられ、残留乳頭が 7,500 ppm 投与群 (F_3) で認められた。EU (RAR 2008) は、繁殖に対する毒性の NOAEL を、 $F_1 \sim F_3$ の精子減少、 F_2 の妊娠率低下、 F_1 の同腹児数減少に基づき 1,000 ppm (F_1 、 F_2 ではそれぞれ 48、46 mg/kg 体重/日に相当) としている。さらに、発生毒性の NOAEL については、精巣への影響が F_0 より F_1 、 F_2 ではるかに強く、発生時の精巣毒性への感受性の高さが示唆されることに基づき、100 ppm (F_0 では約 8 mg/kg 体重/日、 F_1 及び F_2 では約 5 mg/kg 体重/日に相当) としている。

一般毒性については、最終体重の低下が 7,500 ppm 投与群 (F_1 及び F_2 の雄)、10,000 ppm 投与群 (F_0 及び F_1 の雄雌) でみられた。肝臓については、絶対又は相対肝重量の増加が 300 ppm 投与群 (F_0 雌)、1,000 ppm 投与群 (F_0 雌、 F_1 雄)、7,500 ppm 投与群 (F_0 雌雄、 F_1 雌雄、 F_2 雌)、10,000 ppm 投与群 (F_0 雌雄、 F_1 雌、 F_2 雌雄) でみられ、絶対及び相対肝重量の増加が 1,000 ppm 投与群 (F_1 雄)、7,500 ppm 投与群 (F_0 雌雄、 F_1 雌雄)、10,000 ppm 投与群 (F_0 雌雄、 F_2 雌雄) でみられ、肝細胞肥大が 1,000 ppm 投与群 (F_1 雄、 F_2 雌)、7,500 ppm 投与群 ($F_0 \sim F_2$ の雌雄)、10,000 ppm 投与群 (F_0 及び F_1 の雌雄) で認められた。腎臓については、相対腎重量の増加が 7,500 ppm 以上の投与群でみられ、絶対及び相対腎重量の増加が 10,000 ppm 投与群の F_0 雄でみられた。腎髄質において、尿細管の拡張又は硬質沈着が 1,000 ppm 投与群 (F_1 雌 1/10 例のみ)、7,500 ppm 投与群 (F_1 及び F_2 の雌雄)、10,000 ppm 投与群 (F_1 雌雄) で観察され、しばしば慢性腎孟腎炎を併発していた。副腎については、副腎相対重量の増加が 10,000 ppm 投与群 (F_0 及び F_1 の雄) でみられ、副腎皮質の空胞化が 7,500 ppm 投与群 (F_1 雄)、10,000 ppm 投与群 (F_0 雄、 F_1 雌雄) で認められた。EU (RAR 2008) は、成獣における生殖毒性に関連しない影響の NOAEL を、体重減少が 7,500 ppm 以上や肝臓、腎臓等の重量変化や組織学的な病理所見は、ほぼ 1,000 ppm 以上にみられることに基づき 300 ppm (F_0 では 23 mg/kg 体重/日、 F_1 及び F_2 では 14 mg/kg 体重/日に相当) としている。

著者らは、得られた試験成績より次のように結論している。(1) DEHP は食餌中 7,500 ppm 及び 10,000 ppm において肝臓、腎臓及び副腎への毒性を伴った生殖毒性物質である。(2) 1,000 ppm における肝細胞毒性を除き、1,000 ppm 以下では一般毒性は認められなかった。(3) 300 ppm 及び/又は 1,000 ppm における小型精巣及び小型前立腺の増加の可能性、雄性生殖器官の発達異常の発生頻度上昇を除き、7,500 ppm より低い用量では生殖毒性は認められなかった。(Wolfe and Layton 2003)

EU (RAR 2008) 及び EFSA (2005) では³⁵、本試験における精巣毒性及び発生毒性の NOAEL を 5 mg/kg 体重/日、繁殖毒性の NOAEL を 46 mg/kg 体重/日と結論している。

³⁵本評価書では、Wolfe と Layton (2004) の試験について、NTP より入手した最終報告書を用いている。EU 及び EFSA では、unaudited draft を Wolfe et al. (2003) として評価に採用した。

また Benson (2009) は、この試験における NOAEL を 3~5 mg/kg 体重/日とし、さらに、F₁、F₂ の雄生殖器の異常発生頻度データを基に米国環境保護庁 (United States Environmental Protection Agency : US EPA) により開発されたベンチマークドースソフトウェア ver.1.4.1c (BMDS 1.4.1c) を用いた用量反応関係の検討を行ったところ、最も適合したモデルは log-logistic モデルであり、対照群に比べて異常が 10%増加するベンチマーク用量 (BMD₁₀) を 42 mg/kg 体重/日、BMD₁₀ の 95%信頼下限値 (BMDL₁₀) を 27 mg/kg 体重/日と算出している。

一方、Blystone ら (2010) は、DEHP を混餌投与した SD ラットの連続交配による多世代繁殖毒性試験³⁶において観察された雄の生殖器系奇形について、NOAEL 及び BMD を求めている。なお、正確な用量反応曲線を求めるために、奇形を検出しやすいよう、多くの児動物が成体になるまで飼育されている。

SD ラット (各群雌雄 17 組) における DEHP (1.5 (対照群)、10、30、100、300、1,000、7,500、10,000 ppm) の交配前 6 週間から交配期間 9 週間を通して混餌投与を行い、1 世代につき 3 回の出産を行わせ、投与を継続しながら同様の方法により F₃ 世代の誕生までが観察された。なお、飼料から DEHP が検出されたため、対照群は 1.5 ppm に設定された。摂餌量に基づく体重当たりの投与量は、P₀ が 0.12、0.78、2.4、7.9、23、77、592、775 mg/kg 体重/日であり、F₁ が 0.09、0.48、1.4、4.9、14、48、391、543 mg/kg 体重/日、F₂ が 0.1、0.47、1.4、4.8、14、46、359 mg/kg 体重/日であった。体重については、7,500 ppm 投与群の雄の F₁ 親動物と雌雄の F₂ 動物で減少し、10,000 ppm 投与群では P₀ 世代の雌の出産時、F₁ 世代の雌雄で全投与期間を通して減少し、摂餌量については、P₀ 世代では一貫した増減がみられず、7,500 ppm 以上の投与群の F₁ 雄と F₂ の雌雄で全投与期間を通しておおむね増加した。ただし、摂餌量及び体重データの詳細は不明であるとされている。また、出産ごとの妊娠率 (出産動物数/交配組数) は、P₀ 世代に有意差はみられなかったが、F₁ 世代の 10,000 ppm 投与群では産児が得られず、F₂ 世代では 7,500 ppm 投与群で低下がみられた。

F₃ を除く雄動物は性成熟し生殖器系が発育した後に剖検され、生殖器の奇形 (精巣、精巣上体、前立腺、精嚢、外性器を含む生殖器系における何らかの奇形) が肉眼的に観察された。対照群では、F₂ の 1 例のみに精巣白膜の無形成が認められたが、これは Gray と Foster (2004) によって報告されたフタル酸エステル類の投与によって生じる奇形の特徴とは一致しなかった。10 ppm 投与群の F₁ で精嚢奇形が 1 例、30 ppm 投与群の F₁ で前立腺奇形が 1 例観察された。300 ppm 及び 1,000 ppm 投与群でも F₁ 及び F₂ で雄生殖器の奇形が観察されたが有意差はなかった (腹単位 (以下、同じ) で対照群では F₁ は 0/14、F₂ は 0/10 に対し、300 ppm 投与群で F₁ は 4/17、F₂ は 1/8。1,000 ppm 投与群で F₁ は 2/15、F₂ は 3/10) と

³⁶ Wolfe and Layton 2004 のデータを再解析したものであると考えられるが、Blystone et al, 2010 にはこれに関する明確な記載がない。

されている。7,500 ppm 投与群では F₁ 及び F₂ における雄生殖器の奇形の頻度が上昇した (F₁ は 9/13、F₂ は 9/9、いずれも p < 0.001)。10,000 ppm 投与群ではすべての F₁ 雄動物に生殖器の奇形が認められた (8/8、p < 0.001)。さらに、F₁ 及び F₂ の結果を合わせる (F₁+F₂) と、用量依存的に 300 ppm 以上の投与群で何らかの雄生殖器の奇形を持つ雄児動物が増加したとしており (対照群 0/24 に対し、300、1,000、7,500 ppm で 5/25、5/25、18/22、p < 0.05)、著者らはこれに基づき、NOAEL を 4.8 mg/kg 体重/日、LOAEL を 14 mg/kg 体重/日と報告している。なお、F₁ の 10 ppm 及び 30 ppm 投与群で各 1 例に認められた生殖器の奇形については、F₁ のみであるため DEHP の投与による影響であるかどうかは疑わしいとしているが、特徴的な奇形であるため、投与との関連性を完全に否定することはできないと考察している。(Blystone et al. 2010)

また、何らかの雄生殖器奇形の発生頻度 (腹単位) について、F₁、F₂、及び F₁+F₂ ごとに EPA の BMDS 2.1.1 (Build 11-6-09) を用いて用量反応関係の検討を行ったところ、最も適合したモデルは Weibull model であり、BMD₅ をそれぞれ 257、233、198 ppm、BMDL₅ を 169、77、142 ppm と推算している。(Blystone et al. 2010)

本専門調査会としては、Wolfe と Layton (2004) 及び Blystone らの報告において 300 ppm 以上投与により F₁+F₂ で雄の生殖系器官への影響がみられたことから、本試験の NOAEL を 100 ppm (4.8 mg/kg 体重/日) と判断した。

㉙65 週間生殖毒性試験 (サル)

マーモセット (雌雄、各群 5~6 匹) に DEHP (0、100、500、2,500 mg/kg 体重/日) を離乳 (3 か月齢) から性成熟 (18 か月齢) にかけて 65 週間強制経口投与し、精巣、卵巣への影響が観察された。

雌雄ともに一般状態及び体重への影響は観察されなかった。雄では全投与群の臓器重量に有意差はみられず、生殖腺及び生殖付属器における組織学的变化 (電顕による精巣の観察も含む) も認められなかった。精巣のライディッヒ細胞の 3 β -HSD 強度、精子数、及び血清テストステロン濃度に、投与に関連した影響は認められなかつたとされている。雌では 500 mg/kg 体重/日以上投与群で卵巣及び子宮重量が増加し (p < 0.05)、大きな卵巣を持つ個体 (500、2,500 mg/kg 体重/日投与群のそれぞれ 3、2 匹) では成熟個体にみられるような大型の黄体が観察された。500 mg/kg 体重/日投与群では血清 E2 の有意な増加が認められた。著者らは、卵巣重量増加については、卵巣及び子宮に組織異常がみられないこと、子宮／卵巣重量比に変化がないこと等から発情期における正常な変化を反映したものと示唆されるとし、大型の黄体出現から疑われる雌での性成熟促進作用については完全に排除することはできないが、他の研究では否定的な結果であることに言及している (Tomonari et al. 2006)。本専門調査会としては、500 mg/kg 体重/日以上投与により卵巣重量増加、大型黄体の出現及び血清エストラジオールの増加がみられたことから、本試験の NOAEL を 100 mg/kg 体重/日と判断した。

また、Kurata ら (1998)³⁷は、マーモセット(雌雄、群4匹)におけるDEHP(0、100、500、2,500 mg/kg 体重/日)の13週間強制経口投与試験を行い、2,500 mg/kg 体重/日投与群の雄では体重増加抑制が認められたが、精巣、卵巣等の臓器に重量に有意差や組織所見は認められず、精巣の亜鉛含量、血中テストステロン、E2 及びコレシストキニンの濃度にも有意差は認められなかつたと報告している。本専門調査会としては、本試験は最高用量の 2,500 mg/kg 体重/日で毒性所見が認められていないが、TDI 設定の根拠として用いることが適切でないと判断した。

㉗その他(ラット、ブタ)

LE ラット(雌、各群12匹)におけるDEHP(0、32.5、325 µg/L; 0、3.0~3.5、30~35 mg/kg 体重/日)の妊娠1日~分娩後21日の飲水投与試験(飲水量不明)では、雄児動物の56日齢までの経時的な観察において、両投与群で腎絶対重量、精巣の絶対及び相対重量が減少し、肝相対重量が増加した。また、精巣の組織所見において精細管上皮の崩壊等の異常が認められたが、著者らは精巣への影響は不可逆なように思われるとしている。この他、325 µg/L投与群の21日齢の雌児動物において、ビーム歩行試験で歩行に要する時間の有意な延長がみられたと報告されている(Arcadi et al. 1998)。EU (RAR 2008) はLOAELを約3.5 mg/kg 体重/日としている。本専門調査会としては、本試験では飲水量が不明であり正確なDEHP摂取量が不明であることから、NOAELを設定することはできないと判断した。

Wistar ラット(雌、各投与群5匹)の妊娠16日~分娩後14日におけるDEHP(0、1% (w/w))の混餌投与試験では、投与群の児動物において、肺胞中隔が減少して肺胞が拡張すると同時に肺胞数が減少し、末梢の肺実質ではガス交換表面積が顕著に減少した。また、上皮細胞、間葉細胞の増殖率が上昇したことが報告されている(Rosicarelli and Stefanini, 2009)。本専門調査会としては、本試験は2群構成であることから、NOAELを設定することはできないと判断した。

そのほか、参考データではあるが、去勢 SD ラット(雄、各投与群6匹、6週齢に去勢後1週間)に対する、テストステロン(プロピオン酸塩、0.4 mg/kg 体重/日)の皮下投与を並行した、DEHP(0、20、100、500 mg/kg 体重/日)の強制経口投与による10日間ハーシュバーガー試験では、テストステロン投与のみの対照群に比べ、全投与群で用量依存的な腹側前立腺の重量減少、100 mg/kg 体重/日以上投与群で精嚢腺(凝固腺を含む)重量の減少、500 mg/kg 体重/日投与群で LABC の重量減少及び肝重量の増加が認められた。また、100 mg/kg 体重/日以上投与群では血中の LH 濃度が増加した(いずれも p<0.05)。なお、MEHP(0、10、50、250 mg/kg 体重/日)による同様なハーシュバーガー試験では、250 mg/kg 体重/日投与群で腎及び腹側前立腺の重量の減少、50 mg/kg 体重/日以上投与群で精嚢及び LABC の重量の減少、10 mg/kg 体重/日以上投与群では血中テストステロン濃度の低下がみられた(いずれも p<0.05) (Lee and Koo 2007)。

³⁷ (2) ⑤その他(サル)と同じ試験

1
2 ブタ(雄、各群20匹)におけるDEHP(0、300mg/kg体重)の3~7週齢の
3 間(週3回)の強制経口投与試験では、7週齢の投与群3/7匹に尿道球腺の早期
4 成熟が認められたが、投与群の精巣の精細管上皮の病理組織学的変化は見られず、
5 セルトリ細胞数、精巣でのライディッヒ細胞の占める割合、生殖細胞生存率等も
6 有意差は認められなかった(Ljungvall et al. 2008)。なお、Ljungvallらは2006
7 年に、同じ試験において思春期後に合成性腺刺激ホルモン放出ホルモン刺激性血
8 中LH濃度が暴露群で一時的に低下した($p<0.05$)が、血中テストステロン濃度
9 には有意差はなく、性行動に変化はみられなかったことを報告している
10 (Ljungvall et al. 2006)。

11 また、Spjuthらの研究グループが同様の方法で強制経口投与試験を行った雄ブ
12 タの精子(spermatozoa)を8~9か月齢の期間(Spjuth et al. 2006a)及び6~
13 9か月齢の期間(Spjuth et al. 2006b)で採取して影響を調べているが、精子産
14 生及び精子の質にはDEHP投与による明らかな有害影響は認められなかったと
15 報告している。

16 本専門調査会においては、これらのブタの試験は2群構成であることから、
17 NOAELを設定することはできないと判断した。

18 フタル酸エステル類の複合的作用に関して、妊娠14~18日のラットにDEHP
19 とフタル酸ジブチル(DBP)を併せて経口投与した雄胎児に尿道下裂、精巣上体
20 や精巣導帶の形成不全等の累積効果がみられたとの報告(Rider et al. 2009、
21 Howdeshell et al. 2007)や、妊娠8~18日のラットにDEHPに加えてフタル酸
22 ベンジルブチルやDBP等を複合的に経口投与した場合、雄胎児のステロイド産
23 生が累積的、用量相加的に阻害され、胎児死亡率が増加したとの報告
24 (Howdeshell et al. 2008)等がある。Sharpe(2008)のレビューでは、ラット
25 の雄胎児が臨界期にフタル酸エステル類に複合暴露されると、各物質の濃度が低
26 い場合でも相加作用によりテストステロン産生抑制とそれに起因する雄性生殖
27 器異常が生じる可能性があることが示唆されている。

30 <参考：発生毒性の作用機序>

31 妊娠期のげっ歯類にDEHPを投与することによって、胚吸収の増加、胎児及び
32 新生児の生存率低下や体重低下が起こると報告されている(Lamb et al. 1987、
33 Tyl et al. 1988、Hayashi et al. 2011)。このような発生毒性の作用機序を解明す
34 るため、Hayashiら(2011)は雌雄のSv/129野生型マウス(mPPAR α)、PPAR α
35 欠損マウス及びPPAR α -humanized(hPPAR α)マウス(mPPAR α 欠損マウスに
36 肝臓のみでhPPAR α を発現させたもの)に、交配4週間前から妊娠18日又は分娩
37 後2日まで、DEHP(0.01%、0.05%、0.1%)を混餌投与した(野生型マウスに
38 ついては別項(6)②参照)。野生型マウスとhPPAR α マウスでは、生存新生児数
39 減少(野生型マウスでは0.05%投与以上投与群、hPPAR α マウスでは0.1%投与群)
40 及び胚吸収率増加(野生型マウスでは0.1%投与群、hPPAR α マウスでは0.05%以

上投与群) がみられたが、PPAR α 欠損マウスではこのような児への影響はまったく観察されないことから、DEHPによる発生毒性には母体の肝臓におけるPPAR α の発現が重要な役割を果たすと報告されている。また、野生型マウスではDEHPの投与によって血漿中TG濃度の低下(0.1%投与群)、肝臓のTG濃度の上昇(0.1%投与群)、肝臓のミクロソームTG輸送タンパク質(microsomal triglyceride transfer protein : MTP)のmRNA発現の低下(0.05%投与群)が観察された。一方、hPPAR α マウスでは肝臓におけるhPPAR α のmRNA発現量が野生型マウスの100倍であるにもかかわらず、PPAR α 標的遺伝子の発現誘導は野生型よりも弱く、TG及びMTPに野生型と同様な変化は観察されなかった。これらの結果から Hayashiら(2011)は、野生型マウスにおける発生毒性にはPPAR α を介した脂質代謝への影響が関与すると報告している。

<参考：生殖毒性の作用機序>

これまでに得られている試験結果(Gray et al.1999, 2000, Moore et al. 2001, Parks et al. 2000等)から、DEHPはアンドロゲン受容体のアンタゴニストではないが、性分化の臨界期である出生前後に暴露されるとテストステロンのレベルを下げ、抗アンドロゲンとして作用し、雄の生殖システムに長期的な変調を来たす可能性が示唆されている(ATSDR 2002)。

精巢障害のメカニズムについて、EUは仮説の一つとして亜鉛依存的な酵素活性を挙げているほか、ホルモン状態、代謝相互作用、FSH依存的な経路等も挙げている(EU RAR 2008)。さらに、Ryuら(2007)がDEHP(250~750 mg/kg/日)を28日間強制経口投与された雄ラット精巢におけるアポトーシス関連遺伝子の発現(mRNA、タンパク質)誘導を指摘しているように、その他にも様々な要因、経路が関与しているのではないかと推測している(EU RAR 2008)。

なお、近年、DEHP等のフタル酸エステル類は正常な内分泌機能をかく乱する可能性があるという仮説が提唱されている(EU RAR 2008)が、環境中と同程度のレベルのDEHPによりヒトの内分泌がかく乱されたという証拠はこれまで得られておらず(ATSDR 2002)、DEHPのエストロゲン活性は一般的に、内因性E2に比べて無視し得るレベルであることが、*in vitro*、*in vivo*の試験結果から示唆されている(ATSDR 2002)。

(7) 遺伝毒性

DEHPの*in vitro*及び*in vivo*遺伝毒性試験結果をまとめたものを表III-3及び表III-4に示す。

① *in vitro*試験

細菌を用いた*in vitro*の変異原性試験は陰性であり、*in vitro*哺乳類細胞系でのDNA鎖切断、姉妹染色分体交換、染色体異常、小核あるいは多核を調べる試験で遺伝毒性を示す証拠は得られていない。一方、真核生物を用いた*in vitro*試験で異数性が、哺乳類細胞を用いた*in vitro*試験で細胞形質転換がみられている。

1

2 表 III-3 DEHP *in vitro* 遺伝毒性試験結果

試験	対象	結果		著者名、発行年
		代謝活性化 なし	代謝活性化 あり	
原核生物				
復帰突然変異	<i>Salmonella typhimurium</i>	—	—	Astill et al. 1986 Barber et al. 1987 Tennant et al. 1987
	<i>S. typhimurium</i> TA97、TA98、TA100、TA102、TA1535、TA1537、TA1538	—	—	Agarwal et al. 1985a Baker and Bonin 1985 CMA 1982d DiVincenzo et al. 1985 Jung et al. 1992 Kirby et al. 1983 Matsushima et al. 1985 Rexroat and Probst 1985 Sato et al. 1994 Schmezer et al. 1988 Seed 1982 Warren et al. 1982 Yoshikawa et al. 1983 Zeiger et al. 1982、1985a、1985b
	<i>S. typhimurium</i> TA98、TA100、	+	—	Kozumbo et al. 1982
	<i>S. typhimurium</i> TA100、		(+)	Tomita et al. 1982b
	<i>Escherichia coli</i> WP2UVRA	—	—	Yoshikawa et al. 1983
	<i>E. coli</i> WP2UVRA ⁺	—	—	Yoshikawa et al. 1983
	<i>E. coli</i> PQ37	—	—	Sato et al. 1994
突然変異	<i>S. typhimurium</i> TM677	—		Liber 1985
DNA 損傷	<i>Bacillus subtilis</i> H17 (rec ⁺)	—	—	Tomita et al. 1982b
	<i>Bacillus subtilis</i> M45 (rec ⁻)	—	—	Tomita et al. 1982b
真核生物				
遺伝子突然変異	<i>Saccharomyces cerevisiae</i> XV185-14C、D7、RM52、D6、D5、D6-1	—	—	Parry et al. 1985
	<i>S. cerevisiae</i> PV-1、PV-2、PV-3	—		Inge-Vechtomov et al. 1985
	<i>S. cerevisiae</i> D7	—		Arni 1985
	<i>S. cerevisiae</i> XV185-14C、RM52	+ ^{*1}		Mehta and van Borstel 1985

	<i>Schizosaccharomyces pombe</i> P1	—	—	Parry et al. 1985
	<i>Schizosaccharomyces pombe</i> P1	+*2		Loprieno et al. 1985
遺伝子変換	<i>S. cerevisiae</i> JD1、D7-144、D7	—	—	Parry et al. 1985
有糸分裂異数性	<i>S. cerevisiae</i> D61M、D6	+	+	Parry et al. 1985
体細胞乗換え (mitotic segregation)	<i>S. cerevisiae</i> D61M、D6	—	—	Parry et al. 1985
	<i>Aspergillus niger</i> (P1)	—	NS	Parry et al. 1985
哺乳類細胞				
変異原性	マウスリンパ腫細胞	—	—	Kirby et al. 1983 Tennant et al. 1987
	マウスリンパ腫細胞 (L5178Y)	—	—	Astill et al. 1986
	マウスリンパ腫細胞 (L5178Y TK [±])	inconclusive	—	Amacher and Turner 1985
	マウスリンパ腫細胞 (L5178Y)	—		Garner and Campbell 1985
		NA	(+)	Ashby et al. 1985
	マウス胚細胞 (Balb/c-3T3)	—		Matthews et al. 1985
	CHO 細胞 (CHO-K1-BH4)	—		CMA 1985
	ヒトリンパ芽球 (TK6、AHH-1)	—		Crespi et al. 1985
マウスリンフォ ーマ試験	マウスリンパ腫細胞 (L5178Y TK [±] 、 L5178Y clone 372 ⁺⁺)	—		Styles et al. 1985
	マウスリンパ腫細胞 (L5178Y TK [±])	—		Nuodex 1981d Kirby et al. 1983 Myhr et al. 1985
		—	+	Oberly et al. 1985
DNA 損傷	ラット肝細胞	NA	—	Schmezer et al. 1988
		—		Bradley 1985
	ハムスター肝細胞	NA	—	Schmezer et al. 1988
	CHO 細胞	—		Douglas et al. 1985、1986
	SHE 細胞	±*3		Hatch and Anderson (1985)
	HeLa細胞	+*4	—	Park and Choi 2007
DNA 修復	マウス肝細胞	NA	—	Smith-Oliver and Butterworth 1987

	ラット肝細胞	NA	—	Astill et al. 1986 Butterworth 1984 Hodgson et al. 1982 Kornbrust et al. 1984 Probst and Hill 1985
	V79細胞	NA	—	Kornbrust et al. 1984
	ヒト肝細胞	NA	—	Butterworth et al. 1984
不定期DNA合成	ラット肝細胞	NA	—	Probst and Hill 1985 Butterworth et al. 1984、 1989 Kornbrust et al. 1984 Williams et al. 1985 Nuodex 1981e
	マウス肝細胞	NA	—	Smith-Oliver and Butterworth 1987
	ヒト肝細胞	NA	—	Butterworth et al. 1984、 1989
	CH SV40-変換肝細胞	NA	—	Schmezer et al. 1988
DNA結合	ラット肝細胞	NA	—	Gupta et al. 1985
姉妹染色分体交換	ラット肝細胞 (RL4)	NA	—	Priston and Dean 1985
	CHO細胞	NA	—	Abe and Sasaki 1977 Phillips et al. 1982 Tennant et al. 1987
		—		Douglas et al. 1985、1986
	ヒト末梢リンパ球	—		Obe et al. 1985
染色体異常	ラット肝細胞 (RL4) (倍数性)	NA	—	Priston and Dean 1985 Shell 1983
	CHO細胞	NA	—	Tennant et al. 1987 Phillips et al. 1982
		—		Gulati et al. 1985、1989
	チャイニーズハムス ター肝 (CH1-L) 細胞	+	NS	Parry et al. 1984 Parry 1985
	チャイニーズハムス ター肺線維芽 (CHL) 細胞	—		Ishidate and Sofuni 1985
	SHE細胞	—	+	Tsutsui et al. 1993
	ヒト肝細胞	NA	—	Turner et al. 1974
	ヒト白血球	NA	—	Stenchever et al. 1976
	ヒト胎児肺細胞 (異數性)	NA	—	Stenchever et al. 1976
小核試験	CHO細胞	—		Douglas et al. 1985、1986

1 EU (EU RAR 2008)、ATSDR (2002) を基に作成。

2 + 陽性、(+) 擬陽性、- 陰性

3 NS; 詳細不明 (not specified)、NA; 哺乳類細胞培養には適用できない (not applicable to mammalian cell

1 cultures)

2 *¹; 著者らの判定。EU(EU RAR 2008)には用量・反応関係がないため"equivocal"との記載あり。3 *²; 連続する3用量群で突然変異の頻度が3倍に増加したが、2回目の試験では認められなかつたため、EU
4 (EU RAR 2008)には"equivocal"と記載されている。5 *³; 最初の試験では陰性、2回目の試験では2高用量群で陽性であることから、EU(EU RAR 2008)に
6 は"equivocal"と記載されている。7 *⁴; IC₅₀以上の濃度では陽性だがそれ以下の濃度では陰性。9 ② *in vivo*試験

10 1試験でラット肝臓においてDNA共有結合が検出されたが、別の試験ではみら
11 れず、小核試験は陰性であった。DEHP暴露直後、細胞分裂増加に伴いDNA合
12 成が増加し、四倍体核の増加がみられた。マウス優性致死試験の一部が陽性であ
13 った。

15 表 III-4 DEHP *in vivo*遺伝毒性試験結果

試験	対象	試験結果	著者名、発行年
小核	マウス骨髄	—	Astill et al. 1986 Putman et al. 1983
	マウス末梢血	—	Douglas et al. 1986
	ラット骨髄	—	Putman et al. 1983
	ラット肝	—	Suzuki et al. 2005
	ラット末梢血	—	Suzuki et al. 2005
染色体異常 (分裂指数)	ラット骨髄	—	Putman et al. 1983
染色体異常	ハムスター胚細胞	+	Tomita et al. 1982b
	ヒト白血球	—* ¹	Thiess and Fleig 1978
DNA結合	ラット肝	+	Albro et al. 1982a
		—	Gupta et al. 1985 Lutz 1986 Von Däniken et al. 1984
DNA修復	マウス肝	—	Smith-Oliver and Butterworth 1987
	ラット肝	—	Butterworth et al. 1984 Cattley et al. 1988 Kornbrust et al. 1984
		+	Hayashi et al. 1998
DNA損傷	ヒト白血球	+	Anderson et al. 1999
DNA損傷 (塩基修飾)	ラット肝	—	Cattley and Glover 1993
		+	Takagi et al. 1990a,b
DNA切断	ラット肝	—	Butterworth et al. 1984 Elliott and Elcombe 1985 Tamura et al. 1991 Pogribny et al. 2008
DNA合成 (四倍体核)	ラット肝	+	Ahmed et al. 1989

変異原性	guanine phosphoribosyltransferase (gpt) delta ラット肝	—	Kanki et al. 2005
	<i>lacZ</i> 遺伝子改変マウス肝	+	Boerrigter 2004
	<i>lacZ</i> 遺伝子改変マウス腎	—	Boerrigter 2004
	<i>lacZ</i> 遺伝子改変マウス脾臓	—	Boerrigter 2004
優性致死	マウス	—	Rushbrook et al. 1982 Hamano et al. 1979 Nuodex 1981b
		+	Autian 1982 Singh et al. 1974
伴性劣性致死	ショウジョウバエ	—	Yoon et al. 1985 Zimmering et al. 1989

1 EU (EU RAR 2008)、ATSDR (2002) を基に作成。

2 + 陽性、(+) 擬陽性、- 陰性

3 *¹; EU RAR (EU RAR 2008) に、調査数 (10名) が少なく暴露レベルが低い (0.0006~0.01 ppm)

4 ためヒトの遺伝毒性の評価に用いるには不適と考えられると記載されている。

5
6 DEHP の遺伝毒性について、WHO は、様々な *in vitro*、*in vivo* 試験において、染色体異数性及び細胞形質転換 ((3) <参考> 参照) の誘発を除き、DEHP が遺伝毒性を示すという証拠は得られず、また、MEHP、2-EH については、*in vitro* において MEHP による染色体異常が報告されたが *in vivo* では誘発されないと報告している (WHO 2003)。

7 EU は、DEHP 又はその主要代謝物、MEHP 及び 2-EH は細胞形質転換、細胞の増殖及び異数性を誘発したが、これらの試験系は発がんプロモーター やペルオキシソーム増殖因子のような非遺伝毒性物質に対しても敏感に反応すること ((3) <参考> 参照)、また陽性、陰性の結果全体を総合してみると、DEHP 及びその主要代謝物は変異原ではないと考えられるとしている (EU RAR 2008)。

8 ATSDR も同様に、短期遺伝毒性試験結果の大部分は陰性あるいは擬陽性であり、これらの証拠の重み付け等から、DEHP は核 DNA の傷害を誘発せず、変異原や発がんイニシエーターというよりむしろ、げっ歯類の肝臓の細胞分裂促進因子や発がんプロモーターであり、エピジェネティックな毒性物質として捉えるのが適切であるとしている (ATSDR 2002)。

21 3. ヒトにおける影響

22 (1) 急性影響

23 経口摂取によるヒトへの急性影響については、DEHP を 5 g あるいは 10 g 噫下した男性 2 名のうち、10 g を摂取した男性に軽度の腹痛と下痢が認められたが、5 g を摂取した男性では症状は認められなかった (Shaffer et al. 1945)。

24 (2) 亜急性及び慢性影響

25 尿や血液等の生体試料中の DEHP や代謝物の濃度を暴露指標として、主として生殖・発生等に関する多様なエンドポイントとの関連が調べられ多数報告されて

いる。ただし、生体試料中の代謝物濃度に基づいて DEHP の正確な暴露量の推定方法は確立されておらず、経口暴露量と各種エンドポイントの間の正確な用量反応関係の検討には至っていない。また、生体試料中からは DEHP 以外にも DBP、BBP 等の複数のフタル酸エステル類が検出されており、同様の調査及び検討がなされている。

①職業暴露

単独の暴露経路による亜急性及び慢性影響のうち、経口暴露のみによる健康影響についての知見は得られなかつたが、職業的吸入暴露による影響に関する報告がなされている。

DEHP を含むフタル酸エステル類を吸入した労働者の神経症状に関する疫学調査として、Milkov ら (1973)、Gilioli ら (1978)、及び Nielsen ら (1985) による報告があるが、EU は、これらの調査では適切な対照群が設定されていないこと、被験者数が少ないこと、DEHP 以外の物質に混合暴露されている等の限界があることから、DEHP の神経毒性を評価するには不適切としている (EU RAR 2008)。

EU の報告によると、Thiess ら (1978a) が行ったドイツの DEHP 製造工場 (バッケグラウンド濃度 0.001~0.004 ppm、化学反応炉周辺では 0.01 ppm まで上昇) で平均 12 年間 (4 か月~35 年間) 吸入により暴露された労働者 101 名 (男性 97 名、女性 4 名) を対象とした調査では、定期血液検査での異常や何らかの病態の増加はみられず、暴露男性の子ども 58 名にも異常は観察されなかつたと報告している (Thiess et al. 1978a、EU RAR 2008)。しかし、EU はこの報告について、被験者の暴露濃度が低いこと、また対照群を設定していないことから、評価に用いるには不適切としている (EU RAR 2008)。さらに、Thiess ら (1978b) は同工場において 3 か月~24 年間 DEHP (濃度不明) に暴露された労働者 221 名を平均 11.5 年追跡した死亡率調査を行ったところ、うち 8 名が死亡し (ドイツの死亡期待値は 17.0)、そのうち膵臓がん及び膀胱乳頭腫が各 1 例認められたと報告している (Thiess et al. 1978b、EU RAR 2008)。EU はこの調査についてもコホートのサイズが小さく追跡期間が短いこと、暴露濃度が低いことから、評価に用いるには不適切とした (EU RAR 2008)。EPA/IRIS (EPA 1997) も発がん性の観点から同様の見解である。

Hardell ら (1997) はスウェーデンにおいて精巣がん症例 148 名及び対照群 315 名を対象とした症例対照研究を行った。対象者のうち、各種プラスチックへの職業暴露歴を自己申告した症例群 21 名及び対照群 26 名において、PVC 暴露群 (症例群 7 名、対照群 2 名) に精巣がんのリスク增加 (オッズ比 (OR) =6.6、95% CI : 1.4-32) が観察された。著者らは、可塑剤である DEHP 等のフタル酸エステル類への暴露とこのリスク增加が関連する可能性に言及している (Hardell et al. 1997)。

また、Pan ら (2006) は、中国で横断的調査を行い、DEHP、DBP を可塑剤として使用している PVC 製フローリング製造工場の男性労働者 74 名 (職業暴露

群)と、年齢及び喫煙状況をマッチした建設会社の男性労働者 63 名(対照群)について、MEHP 及び MBP の尿中濃度と血清中性ホルモン(FSH、LH、遊離テストステロン、エストラジオール(E2))との関係について調べた。その結果、職業暴露群では対照群に比べて、尿中の MEHP 濃度が高く(幾何平均 565.7 対 5.7 $\mu\text{g/g}$ クレアチニン(Cr)、 $p<0.001$)、血清遊離テストステロン濃度が低かった(8.4 対 9.7 ng/dL、 $p=0.019$)。尿中 MEHP 濃度と血清中遊離テストステロンとの間の負の関連は、職業暴露群と対照群を個別にみると有意でなかったが(それぞれ $p=0.095$ 、 $p=0.728$)、両群を合わせると有意であった($p=0.005$)。なお、フタル酸モノ-n-ブチル(MBP)についても MEHP とほぼ同様の結果であった(Pan et al. 2006)。その後、Pan ら(2011)は前述の 2006 年の尿及び血液データを再解析し、尿中代謝産物濃度から推定した DEHP 暴露量と U.S. EPA の参考用量(RfD30 $\mu\text{g/kg}/\text{日}$)との比(HQ)を計算し、暴露群と対照群の HQ 幾何平均はそれぞれ 12.69 と 0.08 で、暴露群では 9.5% (7/74 名) が RfD を超過していたと見積もっている。なお DBP 暴露の HQ は小さかった。

Wang ら(2011)は、中国湖南省にある土壌と水が DEHP に汚染された廃プラスチックリサイクル施設の労働者 181 名と DEHP 汚染のない対照施設の労働者 160 名を比較したところ、リサイクル施設の労働者の方が尿中 8-OHdG 濃度(酸化ストレスマーカー)が有意に高かったと報告している(Wang et al. 2011)。

②男性の生殖系に対する影響

a. 精子

暴露指標として尿中代謝物を用い、DEHP 暴露と精子の関連について調べた研究が報告されている。DEHP 暴露と精子との間に関連があったとする報告(Hauser et al. 2007)がある一方で、関連を見いだせなかつたとする報告(Duty et al. 2003, Hauser et al. 2006, Herr et al. 2009, Jönsson et al. 2005, Wirth et al. 2008)もある。

2003 年に Duty らが初めてフタル酸エステルの尿中代謝物と精液パラメータとの関連を調べた。米国人の不妊相談を受診したカップルの男性パートナー 168 名を対象に、フタル酸エステル類の代謝物 8 種(MEP、MMP、MEHP、MBP、MBzP、MOP、MINP、MCHP)の尿中濃度と精液パラメータ(精子濃度、精子運動性、精子形態)との関連について横断的調査を行った。その結果、比重補正後の尿中 MEHP 濃度(中央値 6.3 ng/mL、範囲<LOD³⁹~446)と精液パラメータとの間に有意な関連はなかつた。尿中 MBP(中央値 16.2 ng/mL、範囲<LOD ~434 ng/mL)及び MBzP 濃度(中央値 9.3 ng/mL、範囲<LOD~540 ng/mL)と精液パラメータの間に有意な負の関連があつた。

Hauser ら(2006)は、不妊症の疑いで受診した 400 名前後の男性のスポット尿中の DEHP 代謝物の濃度の比重補正後の中央値は、MEHP が 7.9 ng/mL(範囲

³⁹ LOD=Limit of detection(検出限界)

<LOD~876 ng/mL)、代謝物VIが32.1 ng/mL(範囲<LOD~3,063 ng/mL)、代謝物IXが48.1(範囲<LOD~4,806 ng/mL)であったが、これらの尿中代謝物濃度と精子の濃度、運動性、形態との間には有意な関係はみられないことを報告している。一方、同じ集団について代謝物IXによる交絡の影響を調整した解析では、尿中MEHP濃度(中央値7.7 ng/mL、範囲<LOD~876 ng/mL)の第1四分位(2.9 ng/mL)から第3四分位(19.7 ng/mL)の上昇に対して、精子のDNA損傷の有意な増加がみられており、Comet extent(CE)の増加は17.3%(95%CI=8.7~25.7%)、tail distributed moment(TDM)の増加は14.3%(95%CI=6.8~21.7%)、さらにTail%の増加は17.5%(95%CI=3.5~31.5%)であった(Hauser et al. 2007)。

Herrら(2009)によるドイツでの横断的調査では、不妊相談を受診したカップルの男性パートナー349名(年齢の中央値34歳)のスポット尿におけるDEHP代謝物4種(MEHP、代謝物V、VI、IX)の濃度の合計と精液パラメータとの間に有意な関連はみられなかった。なお、各代謝物の尿中濃度(μg/L)の中央値は、MEHPが4.35(範囲:0.13~175.43)、代謝物VIが12.66(範囲:0.34~325.73)、代謝物Vが9.02(範囲:0.38~224.65)、5cx-MEPPが14.53(範囲:1.41~323.47)である。(Herr et al. 2009)。

Jönssonら(2005)はスウェーデンで横断的調査を行い、18~21歳の男性234名から尿、精液及び血液を採取し、フタル酸エステル類のモノエステル体4種(MEHP、MBP、 MEP、 MBzP)及びフタル酸の尿中濃度と生殖マーカーとの関連について調べた。生殖マーカーとしては、精液量、精子濃度、精子運動性、精子クロマチン完全性、精巣上体と前立腺機能の生化学マーカー、血清中のFSH、LH、性ホルモン結合グロブリン、テストステロン、エストラジオール、インヒビンB濃度を測定した。MEHPのクレアチニン補正後の尿中濃度(nmol/mmol Cr)の中央値、95%タイル値は、<LOD、12であった。尿中MEHP濃度が検出限界(15 ng/mL)以下であった63%の男性と6.22 nmol/mmol Cr以上であった18%の男性との間で各種生殖マーカーを比較したが、いずれの生殖マーカーもMEHPとの間に明らかな関連性はみられなかった(Jönsson et al. 2005)。

Wirthら(2008)は米国ミシガン州で予備的調査を行い、不妊クリニックを訪れたカップルの男性パートナー45名について、フタル酸エステル類代謝物8種の尿中濃度(MEHP、代謝物VI、IX、MMP、MEP、MBP、MiBP、MBzP、MCPP)を測定し、精液パラメータ(精子濃度、精子運動性、精子形態)との関連を調べた。DEHP代謝物の尿中濃度(μg/L)の中央値、95タイル値は、MEHPでは10.1、85.4、代謝物VIでは37.6、263.8、代謝物IXでは56.6、507.0であった。DEHP代謝物3種の合計の尿中濃度が中央値以下の群(低暴露群)と中央値より上の群(高暴露群)に分けて比較すると、低暴露群に対する高暴露群の低い精子濃度のオッズ比は5.4であったが、有意ではなかった(95%CI: 0.9~30.8、交絡調整後) (Wirth et al. 2008)。

以上のように、尿中DEHP代謝産物濃度を暴露指標とした精液パラメータとの関連調査では、唯一 Hauser et al.(2007)のみで精子のDNA損傷との間に関連が

みられており(尿中 MEHP 濃度が 2.9 ng/mL から 19.7 ng/mL に上昇した場合)、それ以外の調査では関連なしであった。

また、暴露指標として精液中の DEHP 濃度を用いた研究も報告されている。Pant ら (2008) がインドで行った調査では、地方及び都市部の健康な男性 (21 ~40 歳) から精液を採取し、パートナーの妊娠状況や受胎障害の診断に基づいて分類した受胎可能群 (100 名) と不妊群 (200 名) を比較したところ、精液中の DEHP 濃度はそれぞれ受胎可能群 (地方 $0.13 \pm 0.02 \text{ } \mu\text{g/mL}$ 、都市部 $0.19 \pm 0.07 \text{ } \mu\text{g/mL}$) より不妊群 (地方 $0.33 \pm 0.08 \text{ } \mu\text{g/mL}$ 、都市部 $0.77 \pm 1.20 \text{ } \mu\text{g/mL}$) の方が高く ($p < 0.05$)、精液中の DEHP 濃度は精子の濃度及び運動性とは負の関連、異常精子、精子の脂質過酸化、ミトコンドリア脱分極、DNA 断片化、及び活性酸素とは正の関連がみられた ($p < 0.05$ 、相関係数 r の絶対値は $0.18 \sim 0.25$) (Pant et al. 2008)。ただし精液中の DEHP 濃度が暴露の指標として適切かどうかの評価が必要である。

b. 性ホルモン

暴露指標として尿中代謝物を用い、DEHP 暴露と性ホルモン等の血中濃度 (FSH、LH、インヒビン B、テストステロン、性ホルモン結合グロブリン(SHBG)、E2 等) との関連について調べた研究が報告されている。

前述の DEHP 暴露と精液との関係の項で記載した Jönsson ら (2005) の調査では、スウェーデンの 18~21 歳の男性 234 名を対象に、尿中 MEHP 濃度が検出限界以下の群 (63%) と $6.22 \text{ nmol/mmol Cr}$ 以上の群 (18%) を比較したが、血清中 FSH、LH、性ホルモン結合グロブリン、テストステロン、エストラジオール、インヒビン B 濃度との間には明らかな関連はなかった (Jönsson et al. 2005)。

一方、Meeker ら (2009a) は、米国の不妊相談を受診したカップルの男性パートナー425 名について、フタル酸エステル類の代謝物 6 種 (MEP、MBP、MBzP、MEHP、MEHHP、MEOHP) の尿中濃度と血清中性ホルモン濃度 (FSH、LH、インヒビン B、テストステロン、SHBG、E2、プロラクチン) との関係を調べる横断的研究を行った。各 DEHP 代謝物の比重補正した尿中濃度 (ng/mL) の中央値、95% 値は、MEHP では 7.89、122、代謝物 IX では 47.0、784、代謝物 VI では 32.2、446 であった。重回帰モデルを用いた交絡因子の調整後、尿中 MEHP 濃度 (中央値 7.89 ng/mL 、最大値 876 ng/mL) の第 1 四分位 (3.18 ng/mL) から第 3 四分位 (20.7 ng/mL) の上昇に対して、血中テストステロン濃度 (中央値 408 ng/dL) は 3.7% ($95\% \text{CI} = 0.5 \sim 6.8\%$) の有意な減少を、さらに血中 E2 濃度 (中央値 30.0 pg/mL) も 6.8% ($95\% \text{CI} = 2.4 \sim 11.2\%$) の有意な減少を示したと報告している (Meeker et al. 2009a)。

Mendiola ら (2011) は、米国の五つの医療施設で行われた調査 (Study for Future Families) に参加した、妊娠女性の男性パートナー425 名について、フタル酸エステル類の暴露と血中の性ホルモンの関係について調べる横断的研究を行った。DEHP 代謝物 4 種 (MEHP、代謝物 V、IV、IX) を含むフタル酸エステ

1 ル代謝物 11 種の尿中濃度と、血清中の性ホルモン(FSH、LH、テストステロン、
2 インヒビン B、E2) 及び SHBG の濃度を測定した。DEHP 代謝物の尿中濃度
3 (ng/mL) の中央値、95%タイル値は、MEHP では 3.2、33.6、代謝物 IX では 23.7、
4 271、代謝物 VI では 12.9、143、代謝物 V では 32.3、350 であった。重回帰分析
5 を用いて交絡を調整すると、MEHP、代謝物 VI、IX 及び Σ DEHP (代謝物 4 種
6 の合計) の尿中濃度には遊離アンドロゲンインデックス (FAI) と有意な負の相
7 関があった。SHBG と MEHP の尿中濃度との正の関連は有意であった。この結
8 果から、妊娠力のある男性の DEHP 暴露によって遊離テストステロンの指標がわ
9 ずかに変化することが示唆された (Mendiola et al. 2011)。

③女性の生殖系に対する影響

a. 子宮内膜症、子宮筋腫

暴露指標として DEHP 及び MEHP の血中濃度を用い、DEHP 暴露と子宮内膜症及び子宮筋腫との関係について、患者群と対照群を比較した研究が報告されている。子宮内膜症患者では血中の DEHP 又は MEHP 濃度が対照群より高いことに基づき、DEHP の暴露と子宮内膜症との間に関連があったとする報告がある一方 (Cobellis et al. 2003、Reddy et al. 2006、Kim SH et al. 2011)、これらの結果とは逆に、子宮筋腫群では対照群より血中濃度が低いとの報告もある (Luisi et al. 2006)。また、尿中代謝物を暴露指標とした調査も行われているが、子宮内膜症との関連は確認されていない (Itoh et al. 2009、Weuve et al. 2010)。

Cobellisら (2003) は、イタリアにおいて調査を行い、子宮内膜症の女性35名 (中央値36.8±6.7歳、22~45歳) と年齢をマッチさせた対照群の女性24名 (中央値37.8±5.1歳、18~48歳) について、血漿中のDEHP又はMEHP濃度を測定した。その結果、血中DEHP濃度は子宮内膜症群 (中央値0.57 μg/mL、四分位範囲0.06~1.23 μg/mL、範囲0~3.24 μg/mL) は対照群 (中央値0.18 μg/mL、四分位範囲0~0.44 μg/mL、範囲0~1.03 μg/mL) と比較してDEHPの濃度が有意に高かった ($p=0.0047$)。しかし、血中MEHP濃度は子宮内膜症群 (中央値0.38 μg/mL、四分位範囲0.1 ~ 0.97 μg/mL、範囲0~26.47 μg/mL) と対照群 (中央値0.58 μg/mL、四分位範囲0.34~0.71 μg/mL、範囲0~1.69 μg/mL) で差がなかった ($p=0.12$) (Cobellis et al. 2003)。

Reddy ら (2006) は、インドにおいて症例対照研究を行い、子宮内膜症がある不妊の女性 49 名 (症例群、平均 26.2±4.2 歳) と、年齢をマッチさせた対照群として、その他の婦人科疾患がある不妊の女性 38 名 (対照群 I、平均 27.4±4.7 歳) 及び婦人科疾患がない妊娠可能な女性 21 名 (対照群 II、平均 27.1±3.4 歳) の血中フタル酸エステル類の濃度を測定した。その結果、血中 DEHP 濃度は症例群 (平均 2.44±2.17 μg/mL) の方が、対照群 I (平均 : 0.50±0.80 μg/mL) 及び対照群 II (平均 0.45±0.68 μg/mL) より有意に高く ($p<0.0001$)、血中 DEHP 濃度と子宮内膜症の重症度との間に正の相関関係 ($r=0.44$ 、 $p<0.0014$) がみられた (Reddy et al. 2006)。

一方、Luisi ら (2006) の調査では、子宮筋腫があり子宮及び卵巣を摘出した

白人女性 15 名の血清中 MEHP 濃度(中央値 0 µg/mL、四分位範囲 0~0 µg/mL、範囲 0~0.57 µg/mL) は健康な白人女性 20 名(中央値 0.42 µg/mL、四分位範囲 0~0.51 µg/mL、範囲 0~1.20 µg/mL) と比べて低く($p=0.0034$)、同様に、血清中の DEHP の濃度に関しても、子宮筋腫のため外科的閉経手術を受けた女性(平均値 0.27 µg/mL、範囲 0.14~0.59 µg/mL)の方が健康な女性(平均値 0.30 µg/mL、範囲 0~0.63 µg/mL)と比べて有意に低かった($p=0.0029$) (Luisi et al. 2006)。

Kim SH ら (2011) は、韓国人女性の進行期の子宮内膜症の患者 97 名(stage III 47 名、stage IV 50 名)、対照群 169 名について、血漿中の MEHP 及び DEHP 濃度を比較した。血漿中濃度の平均値±SE (ng/mL) は、MEHP では対照群 12.4 ±1.1 に対して患者群 17.4±1.5、DEHP では対照群 92.5±31.1 に対して患者群 179.7±32.5 であり、子宮内膜症群で血漿中 MEHP 及び DEHP 濃度が有意に高かった(それぞれ $p<0.001$ 、 $p=0.010$) と報告している (Kim SH et al. 2011)。

子宮内膜症のある女性が血中・尿中 DEHP あるいは MEHP 濃度が高い、という点で一貫性があるが、ある研究の症例群の血中濃度レベルが別の研究の対照群のレベルよりも低いなど用量反応関係がはっきりしていない。

Itoh ら (2009) は、日本人の子宮内膜症患者 57 名(stages II-IV)、対照群 80 名(stages 0-I)について、フタル酸エステル類の代謝物 6 種(MEP、MnBP、MBzP、MEHP、代謝物 VI、IX)の尿中濃度と子宮内膜症との関係を調査したところ、尿中 MEHP 濃度の中央値(四分位範囲)(µg/g Cr)は stage 0 で 4.5 (2.8~6.2)、stage I で 3.4 (2.5~5.3)、stage II で 3.5 (1.6~4.8)、stage III で 6.2 (3.1~9.4)、stage IV で 4.9 (3.5~6.9) であり、子宮内膜症との間に有意な関連はなかった(p for trend=0.25)。他の尿中代謝物についても有意な関連はなかったと報告している (Itoh et al. 2009)。

さらに、Weuve ら (2010) は、1999~2004 年に実施された米国国民健康栄養調査(NHANES)に参加した 20~54 歳の女性 1,227 名を対象とした横断的研究を行った。このうち、87 名の女性が子宮内膜症(7%)、151 名の女性が子宮筋腫(12.3%)の診断を受けたと申告した。それぞれの代謝物のクレアチニン補正後の尿中幾何平均濃度は、①子宮内膜症のある女性、②子宮筋腫のある女性、③健康な女性で、それぞれ、MEHP (①2.5、②2.8、③3.4 µg/g Cr)、代謝物 IX (①16.5、②20.0、③19.7 µg/g Cr)、代謝物 VI (①11.5、②13.8、③13.5 µg/g Cr) であった。尿中の DEHP 代謝物濃度と子宮内膜症や子宮筋腫との間には有意な関連は見られていない。

b. 性成熟

血中濃度又は尿中濃度を暴露指標として、DEHP 暴露と女児の性成熟早発との関連について調べた研究が報告されている。DEHP 及び MEHP の血中濃度を暴露指標とした調査では DEHP 暴露と性成熟早発の関連が示唆されているが (Colón et al. 2000)、尿中代謝物濃度を暴露指標とした調査ではこのような関連は見いだされていない (Lomenick et al. 2010)。

Colón ら (2000) は、血中濃度を暴露指標として、プエルトリコに住む生後 6 か月～8 歳（平均 31 か月、中央値 20 か月）の早発乳房症（セラーチェ）の女児 41 名と、6～10 歳（平均 70 か月、中央値 46 か月）の対照群の女児 35 名を対象とした横断的研究を行った。その結果、症例群の血中から DEHP を 25/41 例（算術平均 440.9 µg/L）、MEHP を 5/41 例（算術平均 106.3 µg/L）から検出した一方、対照群からは DEHP を 5/35 例（算術平均 70.3 µg/L）から検出したものの、MEHP は検出されなかった。症例群の血中 DEHP 濃度は対照群より有意に高く、DEHP 暴露と早発乳房症の関連が示唆された (Colón et al. 2000)。

一方、Lomenick ら (2010) が米国で行った尿中濃度を指標とした横断的研究では、中枢性思春期早発症の女児 28 名と、年齢と人種をマッチさせた対照群の女児 28 名について、尿中の DEHP 代謝物 (MEHP、代謝物 VI、IX) 濃度を測定した。各代謝物のクレアチニン補正後の濃度は、MEHP (症例群 : 4.79±0.84 µg/g Cr、対照群 : 5.56±1.07 µg/g Cr)、代謝物 VI (症例群 : 32.2±4.7 µg/g Cr、対照群 : 33.1±6.7 µg/g Cr)、代謝物 IX (症例群 : 47.9±7.1 µg/g Cr、対照群 : 52.0±10.9 µg/g Cr) であったが、症例群と対照群の間でこれらの尿中代謝物濃度に有意差はなく、DEHP 暴露と中枢性思春期早発症との間に関連はみられなかった (Lomenick et al. 2010)。

④母親の暴露と児の生殖・発生に対する影響

げっ歯類において、妊娠動物に対する DEHP 投与は、児の生殖・発生に影響を及ぼし、胚吸収の増加、生存新生児数の減少、児の低体重、雄児の AGD 短縮、停留精巣、包皮分離遅延、生殖系臓器重量の減少、テストステロン産生低下、精子産生量低下、精巣毒性等が確認されている (2 (6) を参照)。ヒトにおいても、母親の DEHP 暴露 (尿、血液、臍帯血等中の代謝物濃度) と妊娠期間や胎児の発育又は出生児の AGD や身体サイズ等とに着目した調査が数多く行われており、関連が研究されている。

a. 出生児の AGD、身体サイズ、性ホルモン

子宮内暴露の指標に妊娠中の母親の尿中代謝物濃度を用い、出生児の AGD との関係を調べた研究が報告されている。妊娠中の母親の尿中 DEHP 代謝物濃度と出生児の AGD との間に負の関連がみられているおり、Swan ら (2008) と Suzuki ら (2011) は、男子出生児の AGD と負の関連があったと報告している。一方、Huang ら (2009) は女児では AGD と負の関連がみられたものの、男児では関連が確認できなかったと報告している。

Swan ら (2005) は、母親の尿中から検出されたフタル酸エステル代謝物の濃度と男子出生児の AGD との間に負の関連がみられるなどを報告した。米国の 2 ～36 か月齢の男児 85 名を対象に、母親から妊娠中期に採取した尿中のフタル酸エステル類のモノエステル代謝物 9 種の濃度と男児の AGI (AGD を体重で除した指標) の相関関係について回帰分析を行った。AGI は DEHP 代謝物とは有意な相関はなかったが、MBP 等との間には有意な負の相関がみられた (Swan et al.

1 2005)。

2 その後、Swan ら (2008) は対象者数を 106 名に拡大した調査を行った。年
3 齢と体重のパーセンタイルで調整する混合モデルを用いて解析すると、母親の尿
4 中 DEHP 代謝物 3 種 (MEHP、代謝物VI及びIX) の濃度の常用対数値と子ども
5 (平均 12.8 か月齢) の AGD との間に有意な負の関連があることを確認した (そ
6 れぞれ $p=0.017$ 、 0.002 、 0.001)。各代謝物濃度の第 1 四分位から第 3 四分位の
7 上昇に対する AGD の推定変化率は-4.4%、-3.9%、-4.5%であった。さらに、AGD
8 を年齢と体重から予測される値と実測値との差のパーセンタイルに基づいて、上
9 位 25% の Longer AGD 群 (26 名)、下位 25% の Shorter AGD 群 (29 名)、そ
10 の中間の Intermediate AGD 群 (51 名) の三つのカテゴリーに分け、各代謝物の
11 尿中濃度の比較を行った。その結果、DEHP 代謝物 3 種 (MEHP、代謝物 VI、
12 IX) の尿中濃度の中央値 (ng/mL) は、それぞれ Longer AGD 群で 2.3、8.2、7.3
13 に対して、Shorter AGD 群では 6.2、19.8、21.3 であり、Shorter AGD 群の方が
14 Longer AGD 群より数倍も尿中濃度が高かった。また、MEHP 濃度と陰茎幅及び
15 精巣下降との間にも、それぞれ有意な負の関連 ($p=0.005$ 及び $p=0.048$) がみら
16 れた (Swan et al. 2008)。

17 Huang ら (2009) は、台湾の母親と新生児 64 組 (男児 33 名、女児 31 名)
18 について、母親の尿及び羊水中の代謝物濃度 (MEHP、MBP、MEP) と、新生
19 児の身長、体重及び AGD との関連を調べた。羊水中の MEHP 濃度によって新生
20 児を高濃度群 (女児 16 名の中央値 32.3 ng/mL、男児 17 名の中央値 38.8 ng/mL)
21 と低濃度群 (女児 15 名の中央値 15.3 ng/mL、男児 16 名の中央値 9.5 ng/mL)
22 の 2 群に分けて比較したところ、女児の体重補正した AGD (AGI-W) 及び身長
23 補正した AGD (AGI-L) は高濃度群が低濃度群と比べて有意に低かった。しかし、
24 男児では AGI-W 及び AGI-L ともに代謝物濃度と有意な関連がなかった (Huang
25 et al. 2009)。

26 DEHP の尿中代謝物と男児の AGD との間に負の関連があったとする Swan
27 ら (2008) と同様の結果が日本の調査でも報告されている。Suzuki ら (2011)
28 は、日本人の母親と男子新生児 111 組を対象とした調査を行った。母親の暴露指
29 標として妊娠 9~40 週 (平均 \pm SD : 29 \pm 9 週) に採取したスポット尿中の DEHP
30 代謝物 3 種 (MEHP、代謝物 VI、IX) を含むフタル酸エステル類代謝物 7 種の
31 濃度を測定し、男子新生児の AGD、体重、身長との関連について調べた。重回
32 歸モデルを用いて交絡を調整した結果、比重補正した MEHP の尿中濃度 (25%
33 タイル値 2.92、中央値 4.68、75% タイル値 8.03 ng/mL) の対数値は、男児の AGI
34 との間に有意な負の関連があった。この結果により、出生前の DEHP 暴露が男性
35 の生殖発生に影響を与えることが示唆された (Suzuki et al. 2011)。なお、
36 E2 作用のあるイソフラボンは日本人における摂取量が多く、交絡因子となる可
37 能性があったため、イソフラボンの尿中濃度も測定したが、AGD との関連はな
38 かった。

39 40 妊娠中の DEHP 暴露と出生児の AGD との関連に関する調査数はまだ少なく、

必ずしも一貫性のある結果が得られていないが、最近の 3 つの調査結果では DEHP 暴露によって AGD が短縮することを示唆する結果が得られ、動物実験の結果とも整合性がある。

また、母体血、母体尿、臍帯血、胎便の DEHP 及び代謝物濃度を暴露指標として、DEHP 暴露と新生児の身体サイズとの関連を調べた研究が報告されている。

Zhang ら (2009) は、中国上海に住む母子計 201 組を新生児の体重によって低体重群 88 組と対照群 113 組の 2 群に分け、コホート内症例対照研究を行った。母親から採取した血液、臍帯血、胎便中のフタル酸エステル類 5 種 (DEP、DBP、DEHP、MBP、MEHP) の濃度を測定し、フタル酸エステル類の暴露と低体重との関係が調べられた。低体重群と対照群との間には、妊娠期間、妊娠中の BMI、出産後の哺育、ビタミンサプリメントの摂取、社会経済的地位に有意差はなかった。フタル酸エステル類は 70%以上の生体試料中から定量可能なレベルで検出された。生体試料中の DEHP 濃度は低体重群と対照群で有意差がみられなかった。しかし、MEHP 濃度の中央値 (25~75%タイル値) は、母体血では対照群 1.4 (1.2~2.1) mg/L、低体重群 2.9 (1.8~3.5) mg/L、臍帯血では対照群 1.1 (0.9~1.7) mg/L、低体重群 2.5 (1.6~3.4) mg/L、胎便では対照群 2.9 (1.8~4.4) mg/g、低体重群 5.5 (3.4~9.3) mg/g であり、いずれの生体試料においても低体重群で対照群より有意に高かった (いずれも p=0.000)。なお、母体血及び臍帯血では DBP 濃度も低体重群で有意に高かった。また、臍帯血及び胎便中のフタル酸エステル類の濃度と新生児の出生時の身体サイズとの間のスピアマン相関を調べると、臍帯血の DEHP 濃度は身長と有意な負の相関があり、臍帯血及び胎便中の MEHP 濃度は体重及び身長と有意な負の相関があった。条件付きロジスティック回帰モデルによる解析の結果、MEHP の生体試料中濃度の第 1 四分位群 (最低) に対する第 4 四分位群の補正後の低体重のオッズ比 (95%CI) は、臍帯血中では 2.05 (1.17~3.70) (p=0.05)、胎便中では 3.23 (1.31~5.94) (p=0.04) であり、DBP については臍帯血中では 3.53 (1.54~6.15) (p=0.008)、胎便中では 4.68 (2.14~6.85) (p<0.001) であった (Zhang et al. 2009)。

Wolff ら (2008) は、妊娠後期にニューヨークに居住していた母親 404 名の多民族コホートにおいて、母親の暴露指標として妊娠第 3 期に採取した尿中のフタル酸エステル類の代謝物 10 種 (DEHP 代謝物 4 種 MEHP、代謝物 V、IV、IX を含む) の濃度を測定し、妊娠期間及び新生児の身体サイズとの関連について調査した。フタル酸エステル代謝物の尿中濃度は、DEHP 代謝物 4 種を含む分子量が 250 Da より大きい 6 種のフタル酸エステル (Σ High-MWP)、DEHP 代謝物 4 種 (Σ DEHP-MWP)、分子量が 250 Da より小さいフタル酸エステル (Σ Low-MWP) の三つのカテゴリーに分けた解析も行われた。その結果、妊娠後期の尿中濃度の中央値は、High-MWP より Low-MWP の方が 5 倍高く、新生児の頭囲との間に有意な正の関連があった。MEHP 単独 (中央値 6.0、範囲 <LOD~526 µg/L) 及び Σ DEHP-MWP の尿中濃度 (中央値 0.27、範囲 0.005~20 µmol/L) はいずれも体重との間に有意な関連がなかった (Wolff et al. 2008)。

Suzuki ら (2010) は、日本人の母親と新生児 149 組について、母親の尿中代謝物濃度 (MEHP、MEHHP、MEOHP) と、妊娠期間及び新生児の体重、身長、頭部周囲との関連について調べたが、有意な関連はなかった (Suzuki et al. 2010)。

Philippat ら (2012) は、フランスにおいて母親 287 名とその出生児について、妊娠 6~30 週のフタル酸エステル代謝物の尿中濃度 (MEHP、代謝物 V、VI、IX を含む 11 種) と新生児の体重、身長、頭部周囲との関連について調べたが、体重等との間に関連はみられなかった (Philippat et al. 2012)。

以上のように妊娠中の DEHP 暴露と新生児の身体サイズとの間にはこれまで関連が見出されていない。

母親の DEHP 暴露と児の停留精巣や性ホルモンとの関係についても研究が行われている。

Main ら (2006) は、1997 から 2001 年に行われたデンマーク・フィンランドの停留精巣前向きコホート調査に参加した母子から得られた生体試料を用い、合計 130 名の母親の母乳 (出産後 1~3 か月) 中 6 種類のフタル酸エステル類代謝物濃度と停留精巣の有無・新生男児の性ホルモン濃度に関するコホート内ケースコントロール研究を行った。母乳中 MEHP 濃度 (中央値 11 µg/L、範囲が 1.5 ~1,410 µg/L) は新生児の血中ホルモン濃度や停留精巣の有無と関連がなかった。なお、母乳中 MEP 及び MBP 濃度は新生児の血中 SHBG 濃度 (それぞれ $r=0.323$ 、 $p=0.002$ 、 $r=0.272$ 、 $p=0.01$) と、MMP、MEP 及び MBP は遊離 LH とテストステロンの比 ($r=0.21\sim0.323$ 、 $p=0.002\sim0.004$) と、MINP は LH ($r=0.243$ 、 $p=0.019$) と正の相関があり、MBP は遊離テストステロンと負の相関があった。これらの結果から、げっ歯類と同様にヒトでもライディッヒ細胞の発生と機能はいくつかのフタル酸エステル類の周産期暴露の影響を受けやすい可能性が示唆された (Main et al. 2006)。

一方、Lin ら (2011) は、台湾において母親と乳児 155 組 (男児 81 名、女児 74 名) を対象に、フタル酸エステル代謝物 7 種 (MMP、MEP、MBP、MBzP、MEHP、MEOHP、MEHHP、ΣDEHP) の母親の尿中濃度と臍帯血の性ホルモンとの関係について調べた。妊娠期間による補正を行うと、母親の尿中の DEHP 代謝物 3 種を合わせた ΣDEHP は、女児の臍帯血中の遊離テストステロン、遊離テストステロンと E2 の比と、負の相関があった。しかし、男児の臍帯血中性ホルモンとは関連がなかったと報告している。なお、尿中 MEHP 濃度 (ng/mL) の中央値、95%タイル値は、0.83、5.07、8.85、11.7、16.5、34.6、84.7 であった (Lin et al. 2011)。

b. 妊娠期間及び流産

妊娠中の尿中代謝物濃度を暴露指標として、DEHP 暴露と妊娠期間との関係について調べた研究が行われている。Adibi ら (2009) と Wolff ら (2008) は妊娠期間の延長と関連があったと報告しているが、これとは逆に、Meeker ら

(2009b) は早産との関連、Whyatt ら (2009) は妊娠期間の短縮との関連があったと報告している。臍帯血中の代謝物濃度を暴露指標として用いた Latini ら (2003b) も妊娠期間の短縮との関連を報告している。さらに、Toft ら (2012) は妊娠前後の尿中代謝物と妊娠初期の流産との関連を報告している。

Adibi ら (2009) は、米国において、正常に妊娠した 283 名の妊婦を対象にコホート研究を行った。出産の平均 12.2 週間前に採取した尿中の DEHP 代謝物濃度と妊娠期間との関連は、交絡を調整すると尿中 MEHP 濃度が 75 パーセンタイル値 (8.2 ng/mL) の女性は 25 パーセンタイル値 (1.1 ng/mL) の女性に比べて平均 2.3 日 (95%CI : 1.4~3.3) 妊娠期間が長かった。また、尿中の MEHP 及び代謝物 VI 濃度の対数単位分の増加は、帝王切開のオッズ増加 (MEHP : OR=1.3、95%CI : 1.0~1.6、代謝物 VI : OR=1.5、95%CI : 1.1~1.9)、41 週以降の出産のオッズ増加 (MEHP:OR=2.0、95%CI:1.1~3.5、代謝物 VI:OR=2.2、95%CI : 1.3~4.0)、早産のオッズ減少 (MEHP : OR=0.5、95%CI : 0.3~0.9、代謝物 VI : OR=0.4、95%CI : 0.2~0.9) と関連した (Adibi et al. 2009)。

また、Meeker ら (2009b) のメキシコにおける症例対照研究では、各種の交絡因子の調整後、37 週未満で分娩した早産群 (30 名) は満期産群 (30 名) と比較して、妊娠後期に採取した尿中 DEHP 代謝物であるフタル酸モノ (2-エチル-3-カルボキシプロピル) (代謝物 I : MCPP)、4 種 (MEHP、代謝物 V、VI、IX) の幾何平均濃度 (比重あるいはクレアチニン補正後) が高かったものの有意ではなかったが、MEHP に関しては、オッズ比は比較的高いままだった (OR=3.2、95%CI : 0.9~11.3)。満期産群及び早産群の MEHP の幾何平均濃度 (クレアチニン補正後) は、それぞれ 3.3 µg/g Cr 及び 4.7 µg/g Cr であった (Meeker et al. 2009b)。

Wolff ら (2008) の米国における研究 (詳細は 3. (2) ④a. を参照) でも、妊娠第 3 期に採取した尿中代謝物と妊娠期間との関連が調べられている。母親の尿中 MEHP 単独 (中央値 6.0、範囲<LOD~526 µg/L) 及び Σ DEHP-MWP 濃度 (中央値 0.27、範囲 0.005~20 µmol/L) は妊娠期間延長との間に有意な正の関連があった (Wolff et al. 2008)。

Whyatt ら (2009) は、ニューヨークに住むアフリカ系又はドミニカ系女性 331 名を対象としたコホート集団では、交絡の調整後、妊娠後期に採取された尿中の比重補正した MEHP 濃度 (幾何平均 4.8 ng/mL、95%CI : 4.1~5.7 ng/mL) 1 対数単位の増加につき、妊娠期間が 1.1 日短縮し (95%CI:0.2~1.8 日、p=0.01)、最上位の四分位群 (12.8 ng/mL~>58.2) は最下位の四分位群 (<1.2~1.8 ng/mL) より平均 5.0 日短縮した (95%CI : 2.1~8.0 日、p=0.001) (Whyatt et al. 2009)。

なお、臍帯血中の DEHP 及び MEHP 濃度を暴露指標とした研究も報告されている。Latini ら (2003b) のイタリアの調査において、分析された臍帯血のサンプルの 77.4% (65/85 検体) から DEHP (平均 1.19 ± 1.15 µg/mL、95%CI : 0.93~1.44) 又は MEHP (平均 0.52 ± 0.61 µg/mL、95%CI : 0.39~0.66) が検出され、MEHP が検出された新生児群は不検出群より在胎期間が短かった (平均日数

38.16±2.34 対 39.35±1.35、 $p=0.033$ ）。ロジスティック回帰分析の結果、臍帯血中に MEHP が検出されないことと在胎期間との間に正の関連があった(OR=1.50、95%CI : 1.01~2.21) (Latini et al. 2003b)。

以上のように、妊娠期間中の DEHP 暴露指標と妊娠期間の長さに関する疫学調査結果には一貫性が見られていない。

また、胎盤との関連を調べた研究も報告されている。Adibi ら (2010) のドミニカ系及びアフリカ系米国人女性を対象とした調査において、妊娠後期の尿中の各種 DEHP 代謝物 (MEHP、MEOHP、ΣDEHP (MEHP、代謝物 V、VI、IX の合計)) が高濃度の群では胎盤の栄養膜分化に関する *PPARγ*、*AhR*、*HCG* といった mRNA レベル (DEHP 代謝物の回帰係数は-0.19 ($p=0.03$)) が低いと報告されており、著者らは胎児に影響を与えていた可能性を示唆している。この集団における MEHP、代謝物 VI、ΣDEHP の幾何平均尿中濃度は、それぞれ 5.5 ng/mL、16.5 ng/mL、279.8 nmol/L であった (Adibi et al. 2010)。

流産との関連について調べた研究も報告されている。Toft ら (2012) は、デンマークに住む女性 128 名について、暴露指標として妊娠前後のスポット尿中代謝物 (MEHP、MEHHP、MEOHP) を測定し、流産との関連について調査した。初期流産は尿中 hGC 検査で確認した。その結果、Conception cycle の尿中 MEHP 濃度の平均値は、流産群 48 名で 23.4 ng/mL (範囲 : <LOD~84.0 ng/mL) であり、生児出産群 80 名の 16.2 ng/mL (範囲 : <LOD~64.0 ng/mL) より有意に高かった($P=0.01$)。尿中 MEHP 濃度の第 1 三分位群 (低濃度群、<LOD~9.9 ng/mL) に対する第 3 三分位群 (高濃度群、22.0~64.0 ng/mL) の流産のオッズ比は 2.9 (95%CI: 1.1~7.6) であった。流産の中でも特に妊娠初期の流産のリスクが高く、オッズ比は 40.7 (95%CI: 4.5~369.5) であったと報告している (Toft et al. 2012)。

c. 神経行動発達

小児の神経行動発達との関連について、米国及び韓国の調査が報告されている。DEHP 暴露と小児の神経行動発達との関連を示唆している報告もある (Swan et al. 2010、Yolton et al. 2011、Engel et al. 2009、Cho et al. 2010、Kim et al. 2009、Kim et al. 2011)。

Swan ら (2010) は、米国の 3~6 歳の男児 74 名及び女児 71 名とその母親を対象とした調査において、母親の妊娠中の尿中 DEHP 代謝物濃度 (\log_{10}) と、母親への質問票調査に基づく男児の男らしい遊び (車や格闘) のスコア低下との間の有意な関連を報告した。各種交絡因子を調整する重回帰モデルを用いた解析によると、男児において、代謝物 VI、代謝物 IX、これら 2 種と MEHP の合計と男の子らしい遊びのスコア低下との間に関連がみられた。男児 74 名における各代謝物の濃度の中央値及び四分位範囲は、代謝物 VI が 9.0 及び 4.7~17.9 ng/mL、代謝物 IX が 9.8 及び 5.2~17.3 ng/mL、MEHP が 2.9 及び 1.4~6.2

ng/mL であった (Swan et al. 2010)。

Whyatt ら (2012) は、米国ニューヨーク市に住むアフリカ系又はヒスパニック系の妊娠第3期の母親 319 名を対象に前向きコホート調査を行い、DEHP 代謝物 4 種 (MEHP、代謝物 V、VI、IX) と MBzP、MiBP、MnBP の尿中濃度と、その子どもが 3 歳のときの認知能力及び問題行動についての関連を調べた。認知能力はベイリー乳幼児発達検査 (Bayley Scales of Infant Development : BSID) II (発達検査) の精神発達指標 (Mental Development Index : MDI) 及び心理動作発達指標 (Physical Development Index : PDI) を用いて検査された。その結果、DBP 代謝物の尿中濃度に関しては、PDI スコアや運動遅延 (motor delay)、女児における MDI スコアの有意な減少が確認されたほか、精神遅滞の有意な性差があり、女児において男児よりも精神遅滞の影響がみられたが、DEHP 代謝物濃度に関してはそのような関連はみられなかった。なお、DEHP 代謝物 4 種の尿中濃度の幾何平均 (95%CI) 及び範囲は、MEHP が 5.1 (4.3~6.0)、<LOD~613、MEHHP が 23.0 (20.1~26.3)、1.1~1,750、MEOHP が 19.2 (16.8~22.0)、0.7 ~1,320、MECPP が 40.2 (35.6~45.4)、3.0~1,840 であった (Whyatt et al. 2012)。

Yolton ら (2011) は、米国オハイオ州において、母子 350 組を対象に、妊娠中の母親の妊娠 16 週、26 週の 2 回尿サンプル中のフタル酸エステル類濃度と 5 週齢の子どもの NICU Network Neurobehavioral Scale (NINNS) のスコアによる神経行動の関係を調べた。妊娠 26 週齢の尿中濃度においてのみ関連が認められ、DBP 代謝物濃度は一部の指標で行動の実行機能の向上と有意に関連があった。DEHP 代謝物に関しては、妊娠 26 週の尿中濃度 (このうち MEHP は幾何平均 4.2、95%CI : 3.7~4.9) が男児においてのみ、各種反射の異常 (減弱・亢進とも含む) 頻度と有意な正の関連を示した (Yolton et al. 2011)。

Engel らは、米国ニューヨーク市に住む母子を対象に The Mount Sinai Children's Environmental Health Study という前向きコホート調査を行い、母親の妊娠時の尿中のフタル酸エステル代謝物の濃度と子どもの認知行動発達への影響について一連の調査を行っている。5 日齢の新生児における影響を調べた調査では、女児において DEHP 代謝物 4 種を含む高分子量フタル酸エステル類 5 種 (Σ High Molecular Weight) の濃度上昇と Orientation (方向感覚) 及び Alertness (注意力) のスコアとの間に有意な負の関連があることが示された。また、男児にはフタル酸エステル類の濃度上昇とともに運動機能が向上するという傾向がみられ、男児と女児で異なるパターンを示すことも分かった。なお、妊娠時の母親の尿中 MEHP 濃度 (ng/mL) の中央値 (四分位範囲) は 6.1 (2.7~14.5) であった (Engel et al. 2009)。また、その後 4~9 歳になった子どもの行動と実行機能をみた報告では、低分子量フタル酸エステル類 4 種 (Σ Low Molecular Weight) が活動の過剰性や攻撃性といった問題行動や実行機能の低下と関連していることが示された (Engel et al. 2010)。さらに、7~9 歳時に自閉症に関する項目を検査した調査では、低分子量のフタル酸エステル類が社会性の欠損、コミュニケーションの低下などと有意な関連があることが分かったが、自閉症に関する項目では有意な関連はみられなかった (Miodovnik et al. 2011)。

また、Cho ら (2010) による、韓国の小学生 621 名（平均年齢 9.0±0.7 歳、このうち女児 302 名）を対象とした横断的研究において、母親の IQ 及びその他の交絡因子を調整した重回帰モデルを用いた解析により、子どもの尿中 DEHP 代謝物濃度 (\log_e) と語彙に関する IQ スコアとの間に負の相関がみられた。相関がみられた DEHP 代謝物は、MEHP、代謝物 VI、MEHP 及び代謝物 VI の合計であり、各代謝物の幾何平均値及び中央値は、MEHP が 21.3 及び 24.7 $\mu\text{g}/\text{L}$ 、代謝物 VI が 18.0 及び 20.6 $\mu\text{g}/\text{L}$ であった (Cho et al. 2010)。

Kim ら (2009) は、韓国の 8~11 歳の就学児童 261 名を対象に、DEHP 代謝物 (MEHP 及び MEOHP) と DBP 代謝物 (MBP) の尿中濃度と注意欠陥多動性障害 (Attention Deficit / Hyperactivity Disorder : ADHD) 症候群に関するスコア (ADHD 兆候が増加するとスコアが増加) との間の関連を調べる横断的調査を行った。各交絡因子を調整すると、児童の尿中 DEHP 代謝物濃度と教師の採点による ADHD 症候群に関するスコアの間有意な正の関連がみられた (Kim et al. 2009)。ただし報告されている尿中代謝物濃度は全般的にきわめて高く、たとえば MEOHP 中央値は 23.4 $\mu\text{g}/\text{dL}$ =234 $\mu\text{g}/\text{L}$ [ng/mL] で、Cho ら (2010) の報告した韓国人学童の 10 倍以上、次に述べる韓国人妊婦の調査結果の中央値の 30 倍近い。

Kim ら (2011) は、韓国の母子 460 組を対象に、妊娠第三期の母親の尿中濃度を指標とした出生前のフタル酸エステル類 (代謝物 IX、MEOHP、MBP) への暴露と生後 6 か月における BSID の MDI と PDI との関連を調べるため、前向きコホート調査を行った。各交絡因子を調整した重回帰分析による解析の結果、女児においては有意な関連がみられなかつたのに対し、男児においては、MDI と母親の妊娠中の尿中代謝物 VI 及び IX 濃度との間に有意な負の関連がみられ、さらに PDI も代謝物 VI 及び IX、MBP と有意な負の関連を示した。なお、母親の DEHP 代謝物の尿中濃度 (ng/mL) の中央値 (四分位範囲) は、代謝物 VI (MEHHP) では 10.1 (4.3~21.4)、代謝物 IX (MEOHP) では 7.9 (3.8~17.1) であった (Kim et al. 2011)。

以上のように、神経行動発達への DEHP 暴露の影響は、横断研究だけでなく、いくつかの前向きコホート研究の結果からも示唆されているが、その作用機序については不詳である。

⑤甲状腺ホルモンに対する影響

尿中代謝物を暴露指標として、DEHP 暴露と血中の甲状腺ホルモン (チロキシン (T4)、トリヨードチロニン (T3)、TSH) との関連について研究が行われている。

Meeker ら (2007) は、不妊症の疑いで米国の病院を受診した男性 478 名について、スポット尿中の MEHP 濃度 (幾何平均値 8.28 ng/mL、中央値 7.95 ng/mL) を測定して五分位に分け、血中の遊離 T₄ 又は総 T₃ 濃度との関係を調べた。両者の間に直線的な関係はみられなかつたものの、第 4 五分位でプラトーとなり、第 1 五分位と比較して、T₄ は 0.11 ng/dL (95%CI=-0.18~-0.03) の減少を、T₃ は

1 0.05 ng/mL (95%CI=-0.10~0.01) の減少を示した。MEHP と T₄の有意な負の
2 関連は交絡を調整した後も確認された (Meeker et al. 2007)。

3 Boas ら (2010) は、デンマークの 4~9 歳の小児 845 名の 12 種類のフタル
4 酸エステル代謝物 (DEHP 代謝物 4 種 (MEHP、MEHHP、MEOHP、MECPP)
5 を含む) の尿中濃度データを用い、甲状腺機能、IGF-1 及び成長 (身体サイズの
6 増加) との関連について横断的調査を行った。甲状腺機能の指標として血清中の
7 総 T₄、遊離 T₄、総 T₃及び遊離 T₃、TSH が用いられた。尿中代謝物濃度とこれ
8 らの血中ホルモンレベルとの関係は男女で差がみられた。総 T₄及び遊離 T₄につ
9 いては、男児の尿中 MEHHP (中央値 52、範囲 4.9~1,818 μg/g Cr) がクレア
10 チニン補正後のみ正の関連があった (それぞれ p=0.019、0.027)。総 T₃につ
11 いては、女児の尿中 DEHP 代謝物 4 種、ΣDEHP (DEHP 代謝物 4 種の合計値)、
12 MEP、MBP、MBzP、のうち、クレアチニン補正後は MEP のみ総 T₃ レベルと
13 有意な関連があった (P=0.026)。男児の尿中代謝物濃度は総 T₃と関連がなかつ
14 た。遊離 T₃ レベルについても、クレアチニンによる補正を行うといずれの代謝
15 物も有意な関連がなかった。TSH については、女児の尿中 MEHP (中央値 6.7、
16 範囲 0.0~186 μg/g Cr) がクレアチニン補正後のみ有意な正の関連があった
17 (p=0.038)。この他、IGF-1 については、クレアチニン補正後の男児の尿中
18 MEHP、MEHHP、MEOHP、MECPP、ΣDEHP 及び MCiOP と負の関連があ
19 った (p=0.001~0.023)。身体サイズの増加に関する指標 (Δ HSDS_{childhood}) に
20 ついては、クレアチニン補正後の男女合わせた解析において MEHP、MEHHP、
21 MEOHP、MECPP 及び ΣDEHP の尿中濃度と有意な負の関連がみられている
22 (IGF-1、身体サイズに関する詳細、MEHP の尿中濃度及び分布は、3 (2)
23 ⑥の該当部分を参照)。(Boas et al. 2010)。

24 その後、Meeker と Ferguson (2011) は、米国の NHANES (2007 年~2008
25 年) における 20 歳以上の成人男女 1,346 名及び又は 12~19 歳の男女 329 名の
26 尿及び血液のデータを用い、フタル酸エステル類の暴露と甲状腺ホルモンの関係
27 について横断的研究を行った。DEHP 代謝物 4 種 (MEHP、代謝物 V、VI、IX)
28 を含むフタル酸エステル代謝物 7 種の尿中濃度、甲状腺ホルモンの血清中濃度、
29 重要な共変数 (BMI、血清中コチニン等を含む) について、重回帰モデルを用いた
30 解析を行った。その結果、成人の尿中 DEHP 代謝物 (MEHP の中央値 2.29、
31 95%タイル値 21.3、範囲<LOD~890 μg/g Cr) は、総 T₄、遊離 T₄、総 T₃及び
32 チログロブリンとの間に有意な負の関連が、甲状腺刺激ホルモン (TSH) との間
33 に正の関連がみられた。総 T₄との間に最も強い一貫した関連がみられ、DEHP
34 の酸化的代謝物の五分位あたりの補正後の回帰係数は単調な用量依存的な減少
35 を示した (p-value for trend<0.0001)。これに対して、12~19 歳の尿中 DEHP
36 代謝物 (MEHP の幾何平均 2.38 μg/g Cr、中央値 2.00 μg/g Cr) は、総 T₃との
37 間に有意な正の関連がみられた。これらの結果は、フタル酸エステル類が甲状腺
38 ホルモンの変化と関連するとしたこれまでの結果を支持するとしている
39 (Meeker and Ferguson 2011)。

40 一方、Huang ら (2007) は、妊娠女性のフタル酸エステル類暴露と甲状腺ホ

1 ルモンとの関連を調べるために、妊娠第二期の台湾人女性 76 名を対象として、
 2 スポット尿中のフタル酸エステル代謝物 5 種 (MBP、MBzP、MEP、MEHP、
 3 MMP) と血清中甲状腺ホルモン濃度 (TSH、T₃、T₄、遊離 T₄) を測定した。
 4 MBP の尿中濃度は血清中 T₄、遊離 T₄ 濃度と有意な負の関連があったが、MEHP
 5 の尿中濃度 (中央値 60.8 µg/g Cr、範囲 12.2~1251.0 µg/g Cr) とは関連がなか
 6 った (Huang et al. 2007)。

7
 8 以上のように、DEHP 暴露と甲状腺ホルモン類の血中濃度との間の負の関連
 9 は、作用機序は不詳ではあるが、一報 (Huang et al. 2007) を除く複数の信頼
 10 性の高い調査 (小児、成人とも) で一貫性のある結果が得られている。

11 12 ⑥脂質代謝及び糖代謝に対する影響

13 尿中代謝物を暴露指標として用い、DEHP の暴露と BMI や腹囲を指標とした
 14 肥満やインスリン抵抗性、糖尿病との関連について研究が行われている。

15 Stahlhut ら (2007) は、米国 NHANES の 1999~2002 年の成人男性 1,451
 16 名のデータを用い、6 種類のフタル酸エステル代謝物 (MBP、MEP、MEHP、
 17 MBzP、代謝物 VI 及び IX) の尿中濃度と腹囲及びインスリン抵抗性の関係につ
 18 いて横断的調査を行った。インスリン抵抗性の指標として、Homeostatic model
 19 assessment (HOMA)⁴¹が用いられた。全年齢層における DEHP 代謝物 4 種の
 20 尿中濃度の平均値±SE (中央値) (µg/g Cr) は、MEHP が 11±1.3 (3.8)、MEHHP
 21 が 65.8±7.9 (19.6)、MEOHP が 38.7±4.5 (13.2) であった。二つの重回帰モ
 22 デルが解析に用いられており、腹囲とインスリン抵抗性のそれぞれに対して、年
 23 齢、人種、運動量、クレアチニンなどによる交絡を調整し結果、DEHP 代謝物
 24 VI、IX の尿中濃度が腹囲と有意に正に関連していたがインスリン抵抗性との間
 25 の関連は有意ではなかった。DEHP 代謝物以外には、MEP、MBzP が腹囲・イン
 26 スリン抵抗性と有意な正の関連を示した (Stahlhut et al. 2007)。

27 Hatch ら (2008) は、1999~2002 年の NHANES のデータから、6~80 歳の
 28 米国の男女 4,369 名におけるフタル酸エステル代謝物 6 種 (DEHP 代謝物 3 種
 29 を含む) の尿中濃度と BMI (kg/m²) 及び腹囲 (cm) の関係について横断的調
 30 査を行った。対象者を八つの年齢・性別ごとのカテゴリー (男女それぞれ 6~11、
 31 12~19、20~59、60~80 歳) に分けたうえで、年齢、クレアチニン、人種、社
 32 会経済的地位、一日脂質摂取量と割合、喫煙などによる交絡を調整した重回帰分
 33 析が行われた。その結果、最も顕著な用量反応関係は 20~59 歳の男性 (895 人)
 34 において確認され、代謝物 VI、IX、MEP、MBP、MBzP の尿中濃度と BMI
 35 上昇及び腹囲増加との間に関連がみられたが、MBzP 以外はいずれも有意ではな
 36 かった。思春期の 12~19 歳の女児 (682 人) において、MEP の濃度上昇とと
 37 もに BMI (調整後の BMI=22.9、23.8、24.1、24.7、P=0.03) 及び腹囲 (調整
 38

⁴¹ HOMA= [fasting insulin (µU/mL) × fasting glucose (mmol/L)] / 22.5

後の腹囲=77.4、79.7、80.1、81.6、P=0.02)が有意に増加していた。また、20～59歳の女性(761名)においても、有意ではないものの同様の傾向がみられた(BMI:P=0.14、腹囲:P=0.1)。一方、MEHPとBMIの間には、12～19歳の女児(尿中MEHP濃度の幾何平均±SD=3.8±2.9、調整後のBMI=25.4、23.8、23.4、22.9、P=0.02)及び20～59歳の女性(尿中MEHP濃度の幾何平均±SD=4.0±2.9、調整後のBMI=29.9、29.9、27.9、27.6、P=0.02)において負の関連がみられた。なお、6～11歳の子ども(MEHPの尿中濃度の幾何平均±SDは5.4±2.8)においては、特に関連がみられなかった(Hatch et al. 2008)。

Teitelbaumら(2012)が、DEHP代謝物4種を含む9種のフタル酸エステル代謝物の尿中濃度とBMI及び腹囲等の関連を調べるため、ニューヨーク市に住むヒスパニック及びアフリカ系の6～8歳の子ども387名を対象に前向きコホート調査を行った結果、過体重の子どもにおいて、MEP及びLow-MWPの尿中濃度が上昇するとBMI及び腹囲が有意に増加したが、DEHP代謝物についてはこのような関連はみられなかった(Teitelbaum et al. 2012)。

一方、Boasら(2010)は、デンマークの4～9歳の子ども845名の12種類のフタル酸エステル代謝物(DEHP代謝物4種を含む)の尿中濃度データを用い、甲状腺機能、IGF-1及び成長(身体サイズの増加)との関連について横断的調査を行った。身体サイズの増加に関する指標(Δ HSDS_{childhood})については、クレアチニン補正後の男女合わせた解析において、MEHP、MEHHP、MEOHP、MECPP及び Σ DEHPの尿中濃度との間に有意な負の関連があり、男女別の解析において男児のMEOHP、MECPP及び Σ DEHPと、女児のMEOHP及び Σ DEHPとの間に有意な負の関連があった。なお、MEHPの尿中濃度(μg/g Cr)の中央値、幾何平均、最小値、25%タイル、75%タイル値、最大値は、男児が6.8、6.9、0.0、4.1、11、210、女児が6.7、7.2、0.0、4.1、12、186であった。詳細なメカニズムは不明であるものの、本研究でみられた尿中のフタル酸エステル代謝物と甲状腺や成長関連の指標の関係から、フタル酸エステル暴露によって子どもの発育に悪影響が及ぶ可能性が示唆されると報告している(Boas et al. 2010)。

Hongら(2009)は、韓国都市部に住む成人960名を対象に、フタル酸エステル類3種(代謝物VI、IX、MBP)を含むさまざまな化学物質の尿中濃度とインスリン抵抗性との関連について横断的調査を行った。代謝物IXの尿中濃度の90%タイル値(59.5 ng/mL)を境目にして二群に分けると、高暴露群の方が低暴露群と比較して有意に血糖値が高かった(102.3 mg/dl 対 93.5 mg/dl, p=0.018)。なお、交絡因子の調整後、代謝物VI、IX、MBPはいずれもMDAを指標とした酸化ストレスとの間に有意な関連があった。また、MDAと血糖値などのインスリン抵抗性指標との間にも有意な関連があった(Hong et al. 2009)。

Svenssonら(2011)は、メキシコの成人女性221名を対象に、尿中における9種類のDEHP代謝物の濃度と対象者自らの申告による糖尿病の有無の関係について横断的調査を行った。その結果、交絡因子を調整すると、有意ではないもの

の代謝物VIとIXと糖尿病との正の関連の傾向がみられた(Svensson et al. 2011)。

報告されている腹囲やBMIとDEHP暴露との間の関連の方向は一貫性がなく、また男女差も存在するとの示唆がある。

⑦アレルギー性疾患に対する影響

小児のぜんそく、鼻炎、皮膚炎等のアレルギー症状とハウスダスト中のDEHPとの関連が報告されている。

Bornehagら(2004)は、スウェーデンにおいてコホート内症例対照研究を行い、小児のアレルギー症状とハウスダスト中のフタル酸エステル類の関係について調査した。小児10,852名のコホートからアレルギー症状のある198名と対照群202名を選び、居住する室内環境を調査し、採取したハウスダスト中のフタル酸エステル類6種(DEP、DIBP、DnBP、BBzP、DEHP、DINP)の濃度を測定した。その結果、DEHP濃度の中央値には両群で有意差がなかった(症例群0.83 mg/g dust、対照群0.72 mg/g dust、p=0.16)。症例群を医師の診断による疾患別に解析すると、DEHPはぜんそくと関連していた(p=0.022)。DEHP濃度の各四分位(0.00~0.46、0.46~0.77、0.77~1.30、1.30~40.46 mg DEHP/g dust)のぜんそくのオッズ比は1.0、1.56(0.70~3.46)、2.05(0.94~4.47)、2.93(1.36~6.34)であった。この結果は、室内環境で通常検出される範囲内で、DEHP暴露は小児のアレルギー症状と関連することを示すと報告している(Bornehag et al. 2004)。

Kolarikら(2008)は、ブルガリアにおいて、アレルギー症状(喘鳴、鼻炎、皮膚炎)のあった2~7歳の子ども102名(症例群)と症状のなかった子ども82名(対照群)を対象として、居住する室内から採取したハウスダスト中のフタル酸エステル類濃度(DMP、DEP、DnBP、BBzP、DEHP、DnOP)との関連を調査した。その結果、ハウスダスト中のDEHP濃度は症例群(1.24 mg/g dust)が対照群(0.86 mg/g dust)より高かった(p=0.035)。DEHP濃度とアレルギー症状、DEHP濃度と喘鳴の間には用量依存関係がみられた。この結果により、ブルガリアの入学前の子どもにおいてハウスダスト中のDEHP濃度と喘鳴との間の関連が示唆された(Kolarik 2008)。

また、Jaakkola and Knight(2008)が試みたメタアナリシスでは、DEHPやBBPを可塑剤とするPVC製の床材などからの屋内暴露と子どものぜんそく(asthma)やアレルギーのリスクの関連性が示されている(固定効果モデル、それぞれOR=1.55、95%CI:1.18~2.05、対象調査4例。OR=1.32、95%CI:1.09~1.60、対象調査3例)。

Hsuら(2012)は、台湾に住む3~9歳の小児101名を対象に、ハウスダスト中のフタル酸エステル類親化合物5種(DMP、DEP、DBP、BBzP、DEHP)の濃度、尿中のモノエステル体5種(MMP、MEP、MBP、MBzP、MEHP)及びDEHPの酸化的代謝物2種(代謝物VI、IX)の濃度と、小児の皮膚炎、アレルギー性鼻炎及びぜんそくとの関係について調査した。ハウスダスト中のDEHP

濃度とアレルギー症状等の間には関連が見られなかつたが、尿中 MEHP 濃度の $10 \mu\text{g/g Cr}$ の増加に対するアレルギー性鼻炎のオッズ比は 1.47 (95%CI : 1.09 ~1.99) であった。同様に、室内細菌への暴露も、特に呼吸器症状に対して大きなリスク因子であったと報告している (Hsu et al. 2012)。

⑧その他

Roth ら (1988) による症例報告では、DEHP を含む PVC チューブを用いた人工呼吸システムを使用した早産の新生児 3 名が肺硝子膜症と似た肺障害を発症し、うち 1 名が生後 2 週で死亡した。DEHP の吸入暴露量は 1~4,200 $\mu\text{g}/\text{時}$ と推定され、尿中に DEHP が確認されたこと、死亡した児の肺組織から DEHP が検出されたことが報告され、著者らは DEHP 暴露がこれらの原因である可能性を指摘している。

(3) その他

in vitro における知見として、性分化期のヒト胎児精巣原基を用いた器官培養系において、MEHP は、 10^{-4} mol/L 共存下の培養でカスパーゼ 3 陽性の生殖細胞数の増加 ($p<0.05$) が認められ、生殖系列の細胞のアポトーシスを増加させた (Lambrot et al. 2009)。

また、体外授精に用いられる受精卵の培養液 (IVFM) 15 植体と精子洗浄用の培養液 (SWM) 9 植体から DEHP 及び MEHP がそれぞれ $<10\sim114 \text{ ng/mL}$ 、 $<2.0\sim263 \text{ ng/mL}$ で検出された。培養液に添加されるヒト血清アルブミン又は血清代替物 (PS) 6 植体から DEHP 及び MEHP がより高濃度の $<10\sim982$ 、 $47.0\sim1840 \text{ ng/mL}$ で検出されたことから、IVFM と SWM から検出された DEHP 及び MEHP は PS 由来であった (Takatori et al. 2012)。

IV. ヒトに対する暴露量の推定

フタル酸ジエステル類のヒトに対する暴露量の推定には、環境媒体のジエステル体分析値からの推計と、モノエステル体などの代謝物の尿中排泄からの摂取量推計の二つのアプローチが一般に用いられている。

1. 環境媒体からの暴露

一般に、飲食物は一般集団における主な DEHP 暴露源であり、脂肪性食品（例えれば、乳、魚、油類）には高レベルの含有がみられる (Clark et al. 2003b, Meek and Chan 1994, Peterson and Breindahl 2000, Wormuth et al. 2006)。食品の DEHP 汚染は生物濃縮のほか、食品の加工、出荷、運搬、包装及び貯蔵の際にも生じうると推定されている。さらに、追加的な DEHP 暴露源は室内空気、ハウスダスト、消費者製品及び医療処置である。

(1) 空気

①大気・室外空気

1999年に全国の工業地域（6地点）の一般環境が調査されており、すべての地点で大気中にDEHPが検出され、平均 $0.023\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ 、中央値 $0.025\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ （範囲 $0.008\sim0.031\mu\text{g}/\text{m}^3$ ）であった。なお、本調査の採取季節の記載はない（旧環境庁 2000）。

また、室外空気に関する東京都の2000年度の調査では、住宅やオフィスビルのベランダ、軒下又は非常階段などの戸外の空気が、夏期（2000年7～9月）及び冬期（2000年12月～2001年3月）に各17地点、計34地点において測定された。DEHPはすべての測定において検出され、夏期では中央値 $0.068\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ （範囲 $0.0318\sim0.547\mu\text{g}/\text{m}^3$ ）、冬期では中央値 $0.0339\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ （範囲 $0.0153\sim0.112\mu\text{g}/\text{m}^3$ ）で検出された（斎藤ら 2002）。さらに2001年8～9月に全国の95世帯について行われた調査では、各戸の戸外の空気からのDEHPの検出範囲は $0.040\sim0.51\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ であった（環境省 2002）。

②室内空気

室内空気のDEHP濃度はプラスチック製品から徐々に揮散することにより高い可能性があることが指摘されている。（EPA 1981; Wams 1987, ATSDR 2002）。

東京都の2000年度の調査では、夏期（2000年7～9月）又は冬期（2000年12月～2001年3月）に、住宅（各期22～21戸）及びオフィスビルなど（各期13～14戸）の室内空気を24時間採取・測定した。DEHPはすべての測定で検出され、住宅では夏期の中央値は $0.495\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ （範囲 $0.0755\sim2.37\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ ）、冬期では中央値 $0.158\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ （範囲 $0.0149\sim0.592\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ ）、オフィスビルでは夏期の中央値 $0.401\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ （範囲 $0.0108\sim0.829\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ ）、冬期の中央値 $0.257\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ （範囲 $0.326\sim1.28\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ ）であった。DEHP濃度はいずれも冬期に比べ夏期が有意に高かった。また、夏期においては、併せて調査した戸外の空気（4.（1）②参照）に比べ、室内空気の方が有意にDEHP濃度が高かった（斎藤ら 2002）。

ただし1部屋2か所で測定した結果には、最大で20倍程度の差が認められている。同時期の東京都の別の調査では、春期（2000年4～5月）に6世帯、秋期（2000年11～12月）に21世帯の住宅の空気を3日間にわたり採取し、DEHPの検出濃度は平均 $0.32\pm$ 標準偏差（SD） $0.60\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ 、中央値 $0.11\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ （範囲 $<0.001\sim3.13\mu\text{g}/\text{m}^3$ ）であった（Otake et al 2004）。また、全国の95世帯について2001年8～9月に行われた調査では、各戸の居間、寝室の空気からDEHPが $0.023\sim3.4\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ の範囲で検出された（環境省 2002）。また、2006年10月～2007年1月に札幌市の室内空気（n=40）から中央値～最大値で $0.147\sim1.66\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ のDEHPが検出されている（金澤ら 2008）。2009年（季節不明）の関東近郊の一般家庭24件の調査では、寝室及び居間48室の室内空気を8時間採取し、DEHPの検出濃度は中央値が $0.16\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ 、最大値は $1.05\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ であり、各世帯の平均値の95パーセンタイル値は $0.6\text{ }\mu\text{g}/\text{m}^3$ であった。なお、DEHPのほとんどが粒子状物質捕集用フィルターに捕集されたと報告されている（神野 2010）。

少なくとも夏期以外では、室内空気の DEHP 濃度は、2000～2001 年における調査結果と最近の調査結果もさほど変化はみられない。

(2) 飲料水

表 IV-1 に DEHP の水道水質モニタリング結果(日本水道協会 2011)を示す。全国の 1,957 件の給水栓水が調査対象とされ、定量下限とした 0.010mg/L を超えた検体は 4 検体のみで、水道水質管理目標値(0.1mg/L)を超えたものはなかった。原水であっても 1,535 の調査対象中、定量下限値超過は 2 検体で、管理目標値は下回っている。このことから、我が国の国民が飲用している水道水中 DEHP 濃度はおおむね 0.010mg/L 未満と考えられる。

表 IV-1 平成 21 年度(2009 年度) 水道統計 水質分布表 最高値 (mg/L)

		計	区分					
原水	全体		~0.010	~0.020	~0.030	~0.040	0.041~	
	1,535	1533	1	0	1	0		
	表流水	450	449	0	0	1	0	
	ダム湖沼	159	0	0	0	0	0	
	地下水	767	0	0	0	0	0	
	その他	159	158	1	0	0	0	
浄水*	全体	1,957	1953	4	0	1	0	
		表流水	458	458	0	0	0	0
		ダム湖沼	142	141	1	0	0	0
		地下水	945	942	3	0	0	0
		その他	405	404	0	0	0	0

* 給水栓水等

(日本水道協会(2011)の原表を加工して作成)

(3) ハウスダスト

我が国におけるハウスダストの最近の調査として、以下のようなものがある。

金ら(2010)による調査では、家庭用真空掃除機に接続したステンレス製ホルダーに装着したシリカ繊維円筒ろ紙にハウスダストを採取した。採取したうち、ふるいで分画された 63 µm 以下のダスト中の DEHP を分析した。2008 年 10 月～2009 年 1 月の関東や静岡県の住宅 6 戸から得た 3 日分のダスト 9 検体からは DEHP が 0.49～1.60 µg/mg Dust の範囲で検出されている。さらに神野ら(2010)による報告では、2009 年度に同様な方法で関東近郊の一般家庭 24 世帯について調査が行われ、1 日分のハウスダストから平均 1.4 µg/mg Dust、中央値 0.86 µg/mg Dust (範囲 0.13～5.3 µg/mg Dust) の DEHP が検出された(神野 2010)。その他に、21 世帯のハウスダストから DEHP が平均 1.6 µg/mg Dust、中央値 0.81 µg/mg Dust (範囲 0.14～8.4 µg/mg Dust) 検出され、併せて DEHP の 0.20～6.0% にあたる MEHP の検出が確認されている(神野 2010)。また、金

澤ら(2008)による札幌市的一般住宅(n=41)の調査ではDEHPが0.22~10.2 µg/mg Dustの範囲で検出されている。

(4) 食物

① 食品中からのDEHPの検出実態

食品中からのDEHPの検出実態に関しては、主に加工食品、包装食品、乳児用食品についての調査が報告されている。

外海(2001)は、愛知県、新潟県、大阪府、兵庫県、滋賀県内の小売店で、2000年11月~2001年2月に購入した市販食品171検体について、3分析機関により分担してDEHPを含む6種類の可塑剤の一斉分析を行っている。その結果を表IV-2に示す。

DEHPが比較的高い濃度で検出されたのはレトルト食品(ND~1,050 µg/kg)、フリーズドライ食品(240~1,070 µg/kg)やバター(1,020~2,830 µg/kg)、植物油(ND~1,750 µg/kg)であった。なお、レトルト、フリーズドライ食品についてはPVC製の製造配管によると考察されている(外海2001)。また、DEHPを含有するPVC製手袋が製造に使用されていた2000年5月に製造されたベビーフード1検体(一食当たりDEHP 40 µg/kg 体重相当(4,250 µg/kg)検出)を除くと、検体それぞれについてDEHP濃度を体重50 kg(乳児向け食品にあっては製品表示の対象年齢の標準体重)のヒトにおける一食当たりのDEHP摂取量に換算すると、最大14.6 µg/kg 体重(レトルト離乳食、1,570 µg/kg 検出)と推定された。

また、環境省の委託事業として(財)日本食品分析センターで実施された、2001年8~9月の東京地区小売店で購入したインスタント食品、離乳食、粉ミルク計36件の調査結果を表III-2に整理した。インスタント食品及びフリーズドライの離乳食は表示の方法に従って簡単な調理を行ったもの、粉ミルクは製品表示の方法に従ってほ乳瓶で調製されたものを試験試料とし、DEHPを含む9物質(フタル酸エステル8種及びアジピン酸ジ-2-エチルヘキシル)を一斉分析している。インスタント食品からは16件中、15件からDEHPが検出され、最大140 µg/kg、検出されたものの平均は70 µg/kgであった。(環境省2001)。

また、乳児用の食品に関する報告もある。外海(2001)は、粉ミルク(調製粉乳)からは、製品中濃度として31~279 µg/kgの範囲でDEHPを検出し、製品表示に従った月齢の最も低い対象児における一日当たりの飲用量及び新生児の標準体重(3.1kg、ただしフォローアップミルクは9か月児8.6kg)に基づきDEHP摂取量を0.66~7.48 µg/kg 体重/日の範囲と推定している(外海2001)。産総研(2005)は標準的な調製ミルク濃度を13.5%として、調製ミルク中の最大濃度を37.7 µg/kgと換算している(フォローアップミルク除く)。また、環境省(2001)による調製済み検体から最大86 µg/kg 検出された。

市販の離乳食については、外海(2001)の報告では、前述の2000年5月に製造された検体(4,250 µg/kg 検出)を除くと、DEHPの最大検出濃度は1,840 µg/kg、一食当たりの換算では最大が14.6 µg/kg 体重と推定されている(表IV-2)

参考)。環境省(2001)による調査では最大140 µg/kgの検出であった。

一方、母乳中のDEHPについては、海外ではカナダにおいて86サンプルから平均222 µg/kgが検出された報告(Zhu et al. 2006, III. 1. (2) ②参照)などがある。日本のデータはほとんどみあたらなかったが、神奈川県の病院を受診した授乳婦からの母乳24検体にDEHPは検出されなかつた(カットオフ値は0.5 µg/kg)との報告がある(和泉ら2008)。また、代謝物であるMEHPについては1999年に採取された日本人11名の母乳全てから中央値27.9 µg/L(範囲4.4~129 µg/L)が検出(DEHP未測定)されている(高取ら2007)。なお、母乳採取時に酸を添加しないと、採取後にDEHPがMEHPへ酵素的に加水分解される可能性が指摘されており(EU RAR 2008)、高取ら(2007)の報告では母乳採取時の酸添加の有無は不明だが、母乳中ですべてのDEHPが加水分解されたと仮定すると、最高濃度では粉ミルクからの検出(89 µg/kg)より高かった。

表 IV-2 市販食品のDEHP検出実態(2000年11月~2001年9月)

大分類 (検体数)	小分類	検出数	検体数	検出範囲 (µg/kg)	検出下限値 (µg/kg)	出典
飲料(20)	日本酒 ^{1*}	2	8	ND~41	4.0、17.9	外海 2001
	ワイン	0	3	ND	4.0	
	ビール ^{1*}	1	6	ND~27	4.0、17.9	
	非アルコール飲料	0	3	ND	17.9	
油脂類(17)	バター	3	3	1,020~2,830	186.5	
	マーガリン	0	3	ND	186.5	
	ファットスプレッド	0	8	ND	186.5	
	植物油	7	3	ND~1,750	53.3	
調味料(9)	ケチャップ	3	3	140~455	17.9	
	ドレッシング	3	3	155~641	179.5	
	マヨネーズ	3	3	124~282	179.5	
乳製品(9)	チーズ	3	3	334~574	28.5	
	牛乳	3	3	63~100	24.6	
	アイスクリーム	3	3	165~392	49.3	
菓子類(9)	ビスケット	3	3	102~678	28.5	
	チョコレート	3	3	77~207	28.5	
	スナック菓子	3	3	tr~146	28.5	
パン・麺類 (11)	麺類	3	6	ND~12	21.2	
	パン類	5	5	22~304	16.8	
魚肉・畜肉 加工品(16)	ハム・ソーセージ類	8	8	31~202	21.2	
	餃子、焼壳類	8	8	11~749	16.8 ^{2*} 、21.2	
惣菜類(23)	魚肉練製品、コロッケ・ フライ、キムチ等	22	23	ND~453	16.8	

即席食品 (17)	レトルト食品 ^{1*}	12	14	ND~1,050	17.9, 18.0	環境省 2001
	フリーズドライ食品	3	3	240~1,070	179.5	
	カップ麺	2	3	ND~421	28.5	
ベビーフード(31)	レトルト離乳食 ^{1*}	21	23	tr~4,250 ^{3*}	17.9、37.4	
	フリーズドライ離乳食	3	3	105~1,840	179.5	
	乳児用おやつ	5	5	118~446	28.5	
粉ミルク (6)	粉ミルク(うち、フォローアップミルク1検体)	6	6	28~279	12.7	
インスタント食品 (16)	レトルトカレーライス等、冷凍天丼、インスタントラーメン、カップうどん、カップラーメン、カップやきそば(表示に従い簡単に調理)	15	16	ND~140	25	
離乳食 (16)	(フリーズドライ製品は表示に従い簡単に調理)	13	16	ND~140	25	
粉ミルク (4)	(調製済み)	3	4	ND~89	25	

1 ND:不検出、tr:検出下限値以上、定量下限値未満(痕跡量)

2 ^{1*2}分析機関で分担したため検出下限値が異なる。3 ^{2*2}検体のみ。4 ^{3*2000年5月に製造された製品の検出濃度、次に高濃度なものは1,570 µg/kg。}

5

②食事調査

2001年に陰膳方式による病院給食及び家庭内の食事におけるDEHPの実態調査が実施されている。

厚生労働科学研究において、新潟県、愛知県、大阪府の計3病院における2001年の7~9月中の任意の連続一週間の病院給食63食が当該地方の計3分析機関によりDEHPを含む11種類の可塑剤が一齊分析された。1食を1検体として、内標準及びサロゲートにd4-DEHPを用い、ガスクロマトグラフ質量分析計(GC/MS)にて分析され、2試行の算術平均を検出量とした。各機関の検出下限値はそれぞれ6.2、11.5及び15.6 µg/kgであり、63検体中、62検体(定量下限値未満の4検体を含む)から6~675 µg/kgの範囲でDEHPが検出された。また、不検出検体のDEHP含量を3機関の最大検出下限値の50%と仮定して、1人当たりの給食1日からのDEHP平均摂取量は、各病院当たり116、171及び194 µg、総平均では160 µgを推定している(Tsumura et al. 2003、外海 2002)。

また、環境省の委託により、全国9地域各3世帯について、2001年8~9月における連続3日間の家庭内の湯茶などの飲み物を含む食事の調査が(財)日本食品分析センターにおいて実施された。1日分の食事を1検体とし、計81検体について、DEHPを含む9物質(フタル酸エステル8種及びアジピン酸ジ-2-エチルヘキシル)がGC/MSにより一齊分析した結果を表IV-3に示す(環境省

2001)。DEHP の検出下限は 25 µg/kg であり、全 81 検体のうち 68 検体から検出され、検出濃度の最高は 330 µg/kg、検出検体における平均検出濃度は 66 µg/kg であった（環境省 2001）。

外食等については、厚生労働科学研究において、大阪市内で 2000 年 8 月（市販弁当）あるいは 2000 年 11 月～2001 年 2 月（ファーストフード）に購入した 19 検体について調査が行われている。DEHP を含む複数の可塑剤（弁当では 12 種類、ファーストフードでは 6 種類）を一斉分析した結果を表 IV-4 に整理した（津村ら 2000、外海 2001）。DEHP は弁当中 45～517 µg/kg の範囲で検出され、1 食当たりの摂取量は 20～233 µg、平均 82 µg であった（外海 2001）。ファーストフードでは最大 401 µg/kg 検出され、体重 50kg のヒトでは一食当たり 1.36 µg/kg 体重に相当した（外海 2001）。また、環境省の委託事業として（財）日本食品分析センターが実施した、2001 年 8～9 月の東京地区のファーストフード店やレストランで購入した外食（ハンバーガーセット、丼もの、定食等）45 件の調査結果を表 IV-4 に整理した。外食からは 45 検体中 39 件から検出（検出下限 25 µg/kg）され、一食分から最大検出濃度は 170 µg/kg、検出されたものの平均は 77 µg/kg であった（環境省 2001）。

表 IV-3 食事調査：家庭内の食事中の DEHP 濃度（2001 年 8～9 月、µg/kg）

地区	北海道	東北	関東	中部	関西	中国	四国	北部九州	沖縄
地点	札幌市1	仙台市1	文京区	名古屋市1	伊丹市	岡山市1	松山市1	福岡市1	沖縄市1
1 日目	48	48	29	43	44	110	47	33	280
2 日目	33	330	35	180	49	120	28	41	ND
3 日目	27	59	36	55	100	75	67	48	53
地点	札幌市2	仙台市2	練馬区	名古屋市2	箕面市	広島市	松山市2	福岡市2	島尻村
1 日目	30	43	34	54	49	28	120	45	47
2 日目	42	100	190	56	82	40	49	ND	140
3 日目	30	83	35	38	46	81	72	30	100
地点	江別市	遠田郡	八王子市	小牧市	高石市	岡山市2	松山市3	福岡市3	沖縄市2
1 日目	57	ND	160	ND	ND	36	ND	ND	83
2 日目	36	31	71	29	57	36	ND	ND	83
3 日目	55	ND	73	35	ND	59	ND	26	ND

ND : 不検出、検出下限値 : 25 µg/kg

(環境省 2001)

表 IV-4 市販弁当、外食等の DEHP 検出実態（2000 年 8 月～2001 年 2 月）

大分類 (検体数)	小分類	検出数	検体数	検出範囲 (µg/kg)	検出下限値 (µg/kg)	出典
弁当(10)	(幕の内弁当)	10	10	45～517	14.9	津村ら 2000
ファースト フード(9)	ハンバーガーセット	1	3	ND～39	18.0	外海 2001
	牛丼	0	3	ND	37.0	

	宅配ピザ	3	3	96~401	37.0	
外食 (45)	ファーストフード	4	5	ND~100	25	環境省 2001
	和風ファーストフード	2	5	ND~54	25	
	ファミリーレストラン	9	10	ND~170	25	
	ステーキレストラン	5	5	28~170	25	
	すし店	4	5	ND~160	25	
	その他食堂	5	5	29~130	25	
	デパート食堂	10	10	28~130	25	

1 ND : 不検出

2

3 なお、我が国で市販弁当から DEHP が検出されたのは、弁当詰に使用された PVC
 4 製手袋から可塑剤の DEHP が食品に移行したことが主な原因であったことから、
 5 2000 年 6 月に DEHP を可塑剤とする PVC 製手袋の食品への使用自粛が通知され
 6 ている（厚生省 2000）。これに続き、2002 年 8 月に食品衛生法に基づき規格基準
 7 が改正され、油脂、脂肪性食品を含有する食品へ接触する器具及び容器包装に、
 8 DEHP を原材料とした PVC の使用を原則として禁止することが公布され、2003
 9 年より施行されている（厚生労働省 2002）。したがって現時点での食品中の DEHP
 10 濃度は上記の調査時点（2000～2001 年）より低減していると予想されるが、改正
 11 規格基準施行以降の食品中の DEHP 実態調査やトータルダイエットスタディ調査
 12 の報告は見当たらなかった。

13

14 (5) その他

15 ① 医療暴露

16 PVC 製の医療用具の使用中に、可塑剤として用いられた DEHP が一部溶出す
 17 ことが知られている（Rubin and Schiffer, 1976 等）。2 週間を超える点滴を受けた米国の 6 名の早産新生児における DEHP の尿中代謝物量の調査結果
 18 (Calafat et al. 2004) から、その新生児たちは 130～6000 µg/kg 体重/日の DEHP
 19 暴露を受けたと推定されている（NTP2006）。

20 我が国においても、国内流通製品において、DEHP を可塑剤として含有する
 21 PVC 製の医療用具を対象に、医療行為に伴う DEHP 暴露量の評価研究が行われ、
 22 患者への比較的多量に及ぶ暴露（静脈投与等において、経口の TDI である 40～
 23 140 µg/kg 体重/日を超える量）が指摘された（佐藤ら 2002）。厚生労働省はこの
 24 結果を踏まえ、2002 年に医療関係者へ情報提供を行うとともに、比較的感受性
 25 が高いと考えられる患者群（新生児、乳児、これらに影響を与える妊婦、授乳
 26 婦）への当該医療用具の適正な使用について注意喚起し、医療機器製造業者へ代替
 27 製品の開発を進めよう通知している（厚生労働省 2002b, c）。なお、この通
 28 知において、こうした医療用具を用いた医療行為の多くが、切迫した生命の危機
 29 を回避するための措置であり、一般に治療終了に伴い医療用具も使用されなくな
 30 ることが多いため（厚生労働省 2002c）、本食品健康影響評価では暴露量の推定
 31

1 には含めないこととする。

2 **②玩具からの暴露**

3 乳幼児に特有な暴露経路の一つに、DEHP を含有するおもちゃ等の Mouthing
 4 (乳幼児のおしゃぶり行為) などによる経口暴露が指摘されている (EU RAR
 5 2008、NTP 2006)。EU は暴露評価において、最悪シナリオを想定し、この経路
 6 に 200 µg/kg 体重/日未満の暴露を割り当てている (CSTEE 1989、EU RAR
 7 2008)。

8 我が国では 2010 年 2 月の薬事・食品衛生審議会食品衛生分科会器具・容器包
 9 装部会において、日本の乳幼児のビデオ記録で観察された Mouthing 実態と、成
 10 人の Chewing による、可塑剤として DINP を含有する試験片からの溶出モデル
 11 実験に基づき、乳幼児の DBP、DEHP、BBP、DIDP、DINP 又は DNOP のい
 12 ずれかを含有するおもちゃの Mouthing による推定暴露量が試算されている。乳
 13 幼児はおもちゃ(おしゃぶりを除く)とそれ以外を区別せず Mouthing するため、
 14 おしゃぶりを除いた Mouthing 時間をすべて DEHP を含有するおもちゃによる
 15 ものと仮定した場合、モンテカルロ・シミュレーションでは 50~95 パーセンタ
 16 イル値の暴露量が 13.5~36.4 µg/kg 体重/日と、点推定法による最大暴露量が
 17 74.2 µg/kg 体重/日と推定された。さらに DEHP を含有する「おしゃぶり」の
 18 Mouthing を加えると、それぞれ 15.1~49.3 µg/kg 体重/日及び 169 µg/kg 体重/
 19 日と推定された(厚生労働省 2010a)。厚生労働省はこの検討を踏まえて、2010
 20 年 9 月より食品衛生法における規格基準を改正し、乳幼児用のおもちゃ⁴²の可塑
 21 化された材料部分は DEHP を 0.1%を超えて含んではならないとした(厚生労働
 22 省 2010b)。当該規制以降、乳幼児の Mouthing による DEHP 暴露は、おもち
 23 やによるものは低減していると予想されるが、それ以外の(例えば DEHP を含
 24 有する日用品等)によるものは継続しており、実態は不明である。

25 **②化粧品、パーソナルケア用品**

26 我が国における調査データは見当たらなかったが、韓国における市販の香水、
 27 ヘアケア用品、デオドラント及び除光液 102 製品の調査では、香水 2 製品から
 28 最大 18.315 mg/L、除光液 2 件から最大 25.077 mg/L 検出され、暴露量の中央
 29 値は、皮膚吸収～全量吸入暴露を想定すると 0.6~26 µg/kg 体重/日と推定とされ
 30 た(Koo and Lee 2004、NTP 2006)。また、2007 年のカナダで市販された、乳
 31 幼児用の 98 製品を含む化粧品及びパーソナルケア用品 525 製品の調査では 8 製
 32 品から DEHP が検出され、成人女性の最大暴露量は 0.82 µg/kg 体重/日と推定さ
 33

⁴²食品衛生法第六十二条第一項に規定される、乳幼児が接触することによりその健康を損なうおそ
 れがあるものとして厚生労働大臣の指定するおもちゃ。食品衛生法施行規則第七十八条において、
 次のとおり規定されている。一 乳幼児が口に接触することをその本質とするおもちゃ。二 ア
 クセサリーがん具(乳幼児がアクセサリーとして用いるがん具をいう。)、うつし絵、起き上がり、
 おめん、折り紙、がらがら、知育がん具(口に接触する可能性があるものに限り、この号に掲げる
 ものを除く。)、つみき、電話がん具、動物がん具、人形、粘土、乗物がん具、風船、ブロックがん
 具、ボール、ままごと用具。三 前号のおもちゃと組み合わせて遊ぶおもちゃ。

1 れている。なお、乳幼児(0~4歳)の暴露について言及はなかった(Koniecki et
 2 al. 2011)。我が国における調査データは見当たらず、海外での検出頻度から主と
 3 して成人女性の暴露に多少の寄与が予想されるが、実態は明らかではない。

4 (6) 暴露経路の積算に基づくヒトの一日摂取量推定

5 これまでに、我が国における暴露経路の積算による暴露推定について、以下の
 6 ような報告がある。

7 産総研(2005)では食事及び屋内外の空気を介したDEHPの摂取量を推計し
 8 ている。食事中濃度として環境省が1998年に測定した全国9地域における陰膳
 9 調査のデータが、屋内外の空気中濃度として東京都が2000年度に測定したデータ
 10 が用いられた。食事中濃度分布、一日の食事重量(男女、年齢別)、体重(男
 11 女、年齢別)は対数正規分布に従い、空気濃度分布は対数三角分布に従うと仮定
 12 された。空気吸入量は体重70kgの場合を20m³/日として体重補正した値が用い
 13 られ、屋内外の活動時間は屋内21.6時間/日、屋外2.4時間/日と仮定された。こ
 14 れらを基にDEHPの摂取量を1歳以上の年齢群別にモンテカルロ・シミュレー
 15 ションを用いてDEHPの一日摂取量の分布が推定された。表III-6に1998年
 16 の食事中DEHP濃度を用いて推定した男性一般住民の摂取量を示す(産総研
 17 2005)。

19 表III-6 年齢群別 DEHP摂取量推計値(男性)

年齢群 [歳]	DEHP摂取量 [μg/kg/日]			
	平均	5パーセン タイル	50パーセン タイル	95パーセン タイル
全体	6.7	0.86	4.1	21.3
1	21.7	2.6	13.0	68.2
5	13.6	1.7	8.2	42.2
10	10.0	1.3	6.2	30.5
13~15	7.1	1.0	4.5	21.6
16~19	5.9	0.81	3.7	18.0
20~29	5.3	0.75	3.4	16.6
30~39	5.6	0.78	3.5	17.2
40~49	5.6	0.82	3.5	17.3
50~59	6.2	0.92	4.0	18.6
60~69	6.1	0.86	3.8	17.8

21 (産総研 2005)

22 表III-6から明らかなように、成人よりも幼児及び児童期でDEHP摂取量が
 23 高い。なお、経気道暴露と経口暴露で、吸收、代謝及び影響が必ずしも同じでは
 24 ないことを考慮すると、両暴露経路を合計する手法の適切性については留意する
 25

必要があるものの、摂取量には食事経由の摂取が大きく寄与し、屋内外空気の吸入はほとんど寄与しない。しかし、これらの DEHP 摂取量には PVC 製の手袋等から一部食品への移行分が含まれる可能性も考えられる。陰膳調査のデータから得られた食事を介した摂取量は、事業者による排出抑制対策が進行中であった時期のものと考えられたため、1998 年のかわりに 2001 年に測定された食事中濃度を用いて同様の推定を行った場合であっても、DEHP の平均一日摂取量は 1 歳男児で $6.1 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日 (5~95 パーセンタイルの幅 : $1.1\sim17.5 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日)、女児で $5.7 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日 (5~95 パーセンタイルの幅 : $0.8\sim15.9 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日) で、男女とも摂取量の 95% が食事からの寄与であり、室内空气中の DEHP は摂取量にほとんど寄与しない (産総研 2005)。また、全年齢群では男性で $1.9 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日 (5~95 パーセンタイルの幅 : $0.4\sim5.4 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日)、女性で $1.8 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日 (5~95 パーセンタイルの幅 : $0.4\sim5.0 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日) と推定された。(産総研 2005)。

さらに、産総研 (2005) は、1 歳未満の乳幼児について、母乳、人工乳及び離乳食由来の DEHP 摂取量を、母親の年齢群別、乳児の日齢または月齢群別に推計している。母乳経由の DEHP 摂取量については、(財) 日本食品分析センターの 1998 年の陰膳調査をもとに推定された母親の DEHP 摂取量に、乳牛の乳汁への移行係数を乗じて推定された母乳中 DEHP 濃度 (最も推定値が高い 40~49 歳の母親では平均 $7.5 \mu\text{g}/\text{kg}$ 、5~95 パーセンタイル値の幅 : $1.1\sim21.9 \mu\text{g}/\text{kg}$) が用いられ、最も高い摂取量となった 40~49 歳の母親をもつ出生時の乳児では平均 $2.4 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日 (5~95 パーセンタイル値の幅 : $0.28\sim7.4 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日) と推定されている。人工乳経由の DEHP 摂取量については、最も高い値となった出生時の乳児 (男児) で平均 $13 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日 (5~95 パーセンタイル値の幅 : $0.96\sim44 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日) と推定されている。離乳食経由の DEHP 摂取量については、最も高い値となった 11~12 か月未満の乳児 (男児) で平均 $8.8 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日 (5~95 パーセンタイル値の幅 : $1.1\sim27 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日) と推定されている。また、実際には成長に伴い乳類と離乳食を併用することから、乳児の乳類及び離乳食経由の合計摂取量として、乳類には母乳よりも DEHP 濃度が高いと推定された人工乳を用い、11~12 か月未満の乳児 (男児) で平均 $11 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日 (5~95 パーセンタイル値の幅 : $2.0\sim30 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日) と推定している (産総研 2005)。

なお、最近、主要な暴露源の一つとしてハウスダストの寄与が注目されている。神野 (2009) は、関東近郊の一般家庭 24 世帯のハウスダストと室内空气中の DEHP 濃度を測定し、得られた 95 パーセンタイル値 ($5.3 \mu\text{g}/\text{mg}$ Dust, $0.6 \mu\text{g}/\text{m}^3$) を用いて、体重 50 kg (成人)、空気吸入量 $20 \text{ m}^3/\text{日}$ (室内空気を 24 時間吸入)、ハウスダスト摂食量 $50 \text{ mg}/\text{日}$ (RIVM 2008) と仮定し、ハウスダストに基づく経口摂取量を $5.3 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日、室内空気に基づく吸入摂取量を $0.24 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重/日と推定している。また、飲料水中、及び食物中の濃度に (独) 製品評価技術基盤機構 (2005) による化学物質の初期リスク評価書の評価値 (水道技

術研究センター(2004)による2001年度の浄水の最高検出濃度13 µg/Lの飲料水を2 L/日摂取及び、環境省(2001)による2001年度の食事調査の95パーセンタイル値0.16 µg/gの食物を2 kg/日摂取すると仮定した経口摂取量6.9 µg/kg 体重/日)を採用し、一日推定摂取量を約12 µg/kg 体重/日と概算し、飲料水及び食物を暴露媒体として摂取する量の約80%に相当する量をハウスダストから摂取する可能性があることを報告している(神野2009)。なお、各暴露媒体の寄与率は、飲料水及び食物55%、ハウスダスト43%、室内空気1.9%に相当する。

高木と吉永(2009)は、金沢ら(2008)が報告したハウスダスト中のDEHP濃度(範囲0.22~10.2 µg/mg Dust)とハウスダスト一日摂食量(50パーセンタイル~最大値を25~200 mg/日とする)に対数正規分布を、体重(日本人小児0~6歳、16±5kg)に正規分布を仮定し、モンテカルロ・シミュレーションを用いて、ハウスダストを介した子どもの暴露量の分布を推定し、50~95パーセンタイル値を2.5~8.7 µg/kg 体重/日と報告している。ハウスダスト以外の媒体からの暴露量は一定とすると、ハウスダストを介した暴露量に50パーセンタイル値の2.5 µg/kg 体重/日を用いた場合の寄与率は22%(食事の寄与率は77%)、95パーセンタイル値の8.7 µg/kg 体重/日を用いた場合は52%(食事は47%)となり、神野(2009)同様、ハウスダストの寄与率が比較的大きかった(高木と吉永2009)。

2. バイオモニタリングデータ

尿中に排泄される各種のDEHP代謝物、特にMEHPとその酸化代謝物の濃度は、さまざまな経路によるDEHP暴露を横断的に反映するため(NTP 2006)、ヒトのDEHP暴露量の推定に用いられている(NTP 2006、EU RAR 2008)。

(1) DEHPの尿中代謝物濃度と一日摂取量の換算

ヒトの尿中のフタル酸エステル代謝物濃度からフタル酸エステルの一日摂取量を推定するための換算式[1]が報告されている(David 2000、Koch et al. 2003a)。

$$\text{Intake} (\mu\text{g}/\text{kg 体重/日}) = \frac{\text{UE} (\mu\text{g}/\text{g cre}) \times \text{CE} (\text{mg}/\text{kg 体重/日})}{\text{F}_{\text{UE}} \times 1000 (\text{mg}/\text{g})} \times \frac{\text{MW}_d}{\text{MW}_m} \dots [1]$$

式[1]において、UEはクレアチニン1 g当たりの各代謝物尿中排泄量(µg)、クレアチニン一日排泄量(CE)はkg体重当たりのクレアチニン一日排泄量(g)、F_{UE}は摂取されたフタル酸ジエステル(親化合物)に対する各代謝物の尿中排泄量のモル比、MW_dはフタル酸ジエステルの分子量(DEHPならば390.6)、MW_mは各代謝物の分子量(MEHPならば278.3)である(David 2000、Koch et al. 2003a)。なお、Kohnら(2000)も尿中に排泄されたモノエステル体(MEHPな

ど)からの、やや異なる換算モデルを報告⁴³しているが、同じデータ(Blount et al. 2000)の換算において、David(2000)の式を用いた場合とよく近似した結果を与えていている(Koch and Calafat 2009)。

DEHP代謝物の尿中への排泄量の比F_{UE}について、いくつかの値が推定されている。Kochら(2003a)は、ドイツ人85名(早朝尿)におけるフタル酸エステル類代謝物の尿中排泄実態(Koch et al. 2003b)から一日摂取量を推定するに当たり、SchmidとSchlatter(1985)によるヒトでのDEHPの単回経口投与試験から、代謝物IXは0.0074、代謝物VIは0.055、及びMEHPは0.024のF_{UE}を導き、換算式[1]に代入してDEHPの推定一日摂取量を、二次代謝物VI、IXから得られた結果の平均に基づき、中央値13.8 μg/kg 体重/日、95パーセンタイル値で52.1 μg/kg 体重/日と報告した(Koch et al. 2003a)。Kochらはさらに、ドイツ人男性1名へD₄-DEHPを単回経口投与後、44時間までの尿中に代謝物IXは投与量の24.7%が、代謝物VIは14.9%が、及びMEHPは7.3%排泄されることを観察した(Koch et al. 2004)ことから、EUはこれらの値に基づき、前述の集団のDEHP推定一日摂取量95パーセンタイル値(Koch et al. 2003a)を17 μg/kg 体重/日と改めて推計し、暴露評価において生体試料データに基づくヒトの一日推定摂取量として採用した(EU RAR 2008)。Kochらは2005年に、3用量(4.7、28.7、650 μg/kg)のd₄-DEHP経口投与試験結果をまとめ、投与後24時間の排泄量は投与量の平均67.0%(範囲64.6~70.5%)であり、内訳は、代謝物IXは投与量の平均23.3%(範囲22.7~24.1%)、代謝物Vは18.5%(15.5~20.7%)、代謝物VIは15.0%(13.0~17.3%)、MEHPは5.9%(4.3~7.3%)、及び代謝物IVは4.2%(3.7~5.2%)と報告している(Koch et al. 2005)。したがって、これらのF_{UE}を換算式[1]に代入した場合、経口摂取後24時間までの尿中排泄量から一日推定摂取量が計算される。なお、DEHP経口摂取後44時間までの観察では、代謝物の尿中排泄は摂取後23.5時間で70.5%、44時間で74.3%とのデータがある(Koch et al. 2005)。また、尿中排泄のピークは、MEHPは投与後2時間、代謝物IX、代謝物VIは4時間にみられた(Koch et al. 2004, 2005)。最近、Andersonら(2011)によって白人成人男女各10名に0.31及び2.8 mg(TDIの1/10及びTDI相当)のd₄-DEHPを単回経口投与し、投与後48時間までの4種の代謝物の尿中排泄量がLC-MS/MS分析された。そのうち、MEHP、代謝物VI及びIXのモル分画排泄率値(fractional excretion values(mol basis))は、24時間までの平均値±SD(%)は6.2±1.95、10.9±2.72及び14.9±2.83、48時間までは6.3±1.96、11.3±2.69及び15.6±3.17であった(Anderson et al. 2011)。

また、CEについては、一般にHarperら(1977)からの、男性の23 mg/kg 体重/日、女性の18 mg/kg 体重/日が用いられている(Koch et al. 2003a, Kohn et al. 2000)。日本人のCEについて、明確な根拠のあるものは見当たらなかったが、

⁴³ Kohnら(2000)は線形2-コンパートメントモデルに基づく換算を検討し、式はF_{UE}にあたる値が全消失一次速度定数に対する尿中排泄一次速度定数の比とするほかは[1]と同じ形をとる。

1 日本人の年齢、身長、体重、性別等から尿中クレアチニン一日排泄量の予測式が
 2 作成される過程において、20代の女性（51名）で平均 $20.2 \pm SD 2.6$ mg/kg 体重/
 3 日、30代の女性（13名）で平均 21.8 ± 2.3 mg/kg 体重/日、これらを含む全体の
 4 被験女性 231名（70歳以上の40名を含む）では 17.5 ± 3.4 mg/kg 体重/日とのデ
 5 テータがある（川崎ら 1985, Kawasaki et al. 1991）。

7 (2) DEHP の尿中代謝物濃度実態及び日本人の一日摂取量推定

8 我が国における DEHP の尿中代謝物濃度については、以下のような報告があ
 9 り、一部の報告では尿中代謝物濃度から DEHP の推定摂取量が算出されている。
 10 これらの報告を表 III-5 にまとめた。

11 Itoh ら（2005）は 2004 年 5 月に東京及び横浜地区に居住する日本人成人 35
 12 名を調査し、スポット尿中 MEHP 濃度の中央値 $4.5 \mu\text{g/g cre}$ （範囲 $0.79 \sim 27 \mu\text{g/g cre}$ ）に基づき、DEHP の一日摂取量を中央値 $1.80 \mu\text{g/kg 体重/日}$ （範囲 $0.37 \sim 7.3 \mu\text{g/kg 体重/日}$ ）と推定している。推定には、IV.2. (1) に記載されている式 [1] (David 2000, Koch et al. 2003a) を用い、MEHP の FUE として 0.073 (Koch et al. 2004) を用いた。CE は、Kawasaki ら（1991）の式にしたがって、対象者の身長、体重、年齢及び性別をもとに一人一人の個別の値を算出した。

18 牧野らは、2006 年度に調査した愛知県衛生研究所に勤務する健常な日本人成人
 19 男女 36 名の尿中 MEHP 濃度の中央値 $7.73 \mu\text{g/g cre}$ （範囲 <LOQ ~ $56.2 \mu\text{g/g cre}$ ）
 20 に基づく DEHP の推定一日摂取量の中央値を $5.69 \mu\text{g/kg 体重/日}$ （範囲 $1.71 \sim 51.5 \mu\text{g/kg 体重/日}$ ）と報告している。また、続く 2007 年度の調査では健常な 20 及び
 21 30 歳代の日本人男女 12 名（対照群）のスポット尿と母子ともに健康な周産期女
 22 性 51 名の分娩翌日の尿を調査し、対照群及び周産期女性の尿中 MEHP 濃度の中
 23 央値 $4.03 \mu\text{g/g cre}$ （範囲 $2.35 \sim 12.9 \mu\text{g/g cre}$ ）、 $3.54 \mu\text{g/g cre}$ （ $0.99 \sim 13.1 \mu\text{g/g cre}$ ）
 24 に基づく DEHP の推定一日摂取量の中央値をそれぞれ $5.86 \mu\text{g/kg 体重/日}$ （範囲
 25 $2.70 \sim 18.9 \mu\text{g/kg 体重/日}$ ）、 $3.80 \mu\text{g/kg 体重/日}$ （ $1.10 \sim 13.2 \mu\text{g/kg 体重/日}$ ）と報
 26 告している。2006 及び 2007 年度双方の調査において、摂取量の推定には式 [1]
 27 (David 2000, Koch et al. 2003a) を用い、MEHP の FUE として 0.024 (Koch et
 28 al. 2003a) が採用され、CE には Kawasaki ら（1991）の式を用いて個人ごとに
 29 算出された値が用いられた。

31 藤巻ら（2006）は 2003 年 6~10 月に都内の産婦人科を定期健診で訪れた日本
 32 人妊婦 42 名を対象とした調査を行い、スポット尿中の MEHP、代謝物 VI、代謝
 33 物 IX の濃度を測定した。尿中クレアチニン濃度測定が行われた妊婦 40 名におけ
 34 る各代謝物の尿中濃度中央値は MEHP $9.83 \mu\text{g/g cre}$ （範囲 $3.27 \sim 39.5 \mu\text{g/g cre}$ ）、
 35 代謝物 VI $10.4 \mu\text{g/g cre}$ （ $1.51 \sim 41.0 \mu\text{g/g cre}$ ）、代謝物 IX $10.9 \mu\text{g/g cre}$ （ $4.60 \sim 26.6 \mu\text{g/g cre}$ ）
 36 であり、これらに基づく一日摂取量の中央値はそれぞれ $10.4 \mu\text{g/kg 体重/日}$ （範囲
 37 $3.45 \sim 41.6 \mu\text{g/kg 体重/日}$ ）、 $4.55 \mu\text{g/kg 体重/日}$ （ $0.66 \sim 17.9 \mu\text{g/kg 体重/日}$ ）、 $3.51 \mu\text{g/kg 体重/日}$
 38 （ $1.47 \sim 8.57 \mu\text{g/kg 体重/日}$ ）と報告されている。式 [1] (David 2000, Koch et al. 2003a) を用いて摂取量の推定を行い、CE は 18 mg/kg 体重/日 （女性）とし (Harper et al. 1977)、FUE は MEHP については 0.024、代

1 謝物VIについては0.055、代謝物IXについては0.074とした(Koch et al. 2003a)。

2 また、Suzuki らの2005~2008年に採取した149名の妊婦のスポット尿中の9
3 種のフタル酸エステル代謝物濃度と出生児への影響に関する調査では、DEHP 代
4 謝物濃度(μg/g cre)の最低値、25パーセンタイル値、50パーセンタイル値、75
5 パーセンタイル値、最大値及び幾何平均値は、それぞれ MEHP で 0.01、3.20、
6 5.84、9.48、67.8 及び 5.45 μg/g cre、代謝物 VI で 1.34、7.43、11.0、17.2、174
7 及び 11.3 μg/g cre 及び代謝物 IX で 0.86、7.29、10.1、16.0、164 及び 10.6 μg/g cre
8 であった(Suzuki et al. 2010)。この調査ではフタル酸エステル代謝物濃度と出
9 生児への影響(体重、身長、頭囲、妊娠期間)に相関は認められなかったが、著
10 者らは妊娠中はクレアチニン排泄量が変化している可能性があることから、99 サ
11 ンプルについてクレアチニン補正と比重補正を比較しており、いずれの補正でも
12 妊娠の結果と尿中フタル酸エステル代謝物濃度に相関がないことを確認している
(Suzuki et al. 2010)。

14 Suzuki ら(2010)は、論文中で一日摂取量の推定を行っていなかったため、日
15 本人妊婦のCEやFUEが、既存値と変わらないと仮定して、式[1](David 2000、
16 Koch et al. 2003a)を用いて試算を行った。式の係数として、FUEはこれまでに報
17 告されているKoch ら(2003a)、Koch ら(2004)、Koch ら(2005)、Anderson
18 ら(2011)により報告された値をすべて用いて推定を行った。CE は、18 mg/kg
19 体重/日(女性)とした(Harper et al. 1977)。DEHPに対する各代謝物の分子量
20 比であるMWd/MWmには、MEHPは1.404、代謝物IXは1.424、代謝物VIは
21 1.336を用いた。

22 試算の結果、Suzuki ら(2010)の調査した149名の日本人妊婦におけるDEHP
23 の各代謝物の濃度(クレアチニン補正值)の最小値、25パーセンタイル値、50パ
24 ーセンタイル値、75パーセンタイル値、最大値及び幾何平均値から推定される一日
25 摂取量は、それぞれMEHPで0.00~0.01、1.11~3.37、2.02~6.15、3.28~9.98、
26 23.5~71.4、1.89~5.74、代謝物VIでは0.21~0.59、1.19~3.25、1.76~4.81、
27 2.76~7.52、27.9~76.1、1.81~4.94、代謝物IXでは0.09~0.30、0.76~2.53、
28 1.05~3.50、1.66~5.54、17.0~56.8、1.10~3.67となつた。

29 以上、日本人のDEHPの尿中代謝物濃度実態及び一日摂取量推定について、表
30 III-5にまとめた。

31

1 表 III-5 日本人のDEHPの尿中代謝物濃度実態及び一日摂取量推定

n数 (性別等)	年齢	尿 採取年月	測定 代謝物	尿中濃度(μg/g cre)				推定摂取量(μg/kg 体重/日)				文献
				中央値	最小	最大	幾何平均	中央値	最小	最大	幾何平均	
35名 (男10・女25)	成人	スポット 2004.5	MEHP	4.5	0.79	27		1.81	0.37	7.31		Itoh et al. 2005
36名 (男23・女13)	成人	スポット	MEHP	7.76	<LOQ	56.2		5.69	1.71	51.5		牧野 2006
12名 (男7・女5) 31.8才	平均 31.8才	スポット	MEHP	4.03	2.35	12.9		5.86	2.72*	18.9		牧野 2007
			IX	13.2	8.71	64.3						
51名 (周産期女性) 31.4才	平均 31.4才	(分娩 翌日)	MEHP	3.54	0.99	13.1		3.80	1.10	13.2		
			IX	15.5	5.69	70.8						
40名 (妊娠)		スポット 2003.6 ~9	MEHP	9.83	3.27	39.5		10.4	3.45	41.6		藤巻ら. 2006
			IX	10.9	4.6	26.6		3.51	1.47	8.57		
			VI	10.4	1.51	41		4.55	0.66	17.9		
149名 (妊娠) 31.9± 4.5才	平均 31.9± 4.5才	スポット 2005 ~ 2008	MEHP	5.84	0.01	67.8	5.45	2.02~ 6.15	0.00~ 0.01	23.5~ 71.4	1.89~ 5.74	Suzuki et al. 2010
			IX	10.1	0.86	164	10.6	1.05~ 3.50	0.09~ 0.30	17.0~ 56.8	1.10~ 3.67	
			VI	11	1.34	174	11.3	1.76~ 4.81	0.21~ 0.59	27.9~ 76.1	1.81~ 4.94	

2 <LOQ: 定量下限値未満

3 Suzuki et al. 2010 の推定摂取量は、本専門調査会による計算

4

1 以上のとおり、一日暴露量の推定には二通りの方法があり、環境媒体中の DEHP
2 濃度から推定した一日推定摂取量は 1 歳児では 5.7~6.1 µg/kg 体重/日で、成人を
3 含む全年齢では、1.8~12 µg/kg 体重/日であったのに対し、尿中代謝産物の濃度か
4 ら推定した摂取量（成人）は 1.81~10.4 µg/kg 体重/日であった。二つの方法によ
5 る推定の間には比較的良い一致があるものの、いずれの推定方法とも以下のとおり
6 それぞれ不確かさが存在する。

7 環境媒体中の DEHP 濃度を基にして、（確率論的に）一日暴露量を推定する方法
8 には、すべての暴露媒体が網羅できていない可能性、その反対に一般公衆にとって
9 は比較的特殊な暴露媒体・経路に実際以上の寄与を割り振ることになっている可能
10 性、あるいはサンプリング・分析過程の汚染によってそもそも暴露媒体中の DEHP
11 測定値が信頼できな可能性、などのいくつかの不確かさが存在する。また、我が国
12 の場合、暴露に主要な寄与をするであろう食物について、2003 年の厚生労働省に
13 よる規制後のデータが不足しているため、暴露の現状について不明であるという問
14 題もある。

15 一方、尿中代謝産物の排泄レベルから一日摂取量を推定する方法には、上記のよ
16 うな問題点があまりないのに対し、DEHP のトキシコキネティクスがヒト集団内
17 （個人間）・集団間で異なるために、尿中代謝産物の組成・レベルが変動する可能
18 性（たとえば Fue）が最も大きな不確かさの要因である。

19 なお、環境媒体中 DEHP 濃度から摂取量を推定する方法とは逆に、2003 年以前
20 には日本人の DEHP 代謝産物の尿中排泄データがないために、環境媒体からの推
21 定方法と尿中排泄に基づく推定方法との比較検討ができないという点も問題であ
22 る。

23

24

25 V. 国際機関等の評価

26

27 1. 国際がん研究機構 (IARC) (IARC 2000)

28 IARC は 2000 年の評価において、DEHP のヒトへの発がん性をグループ 3（ヒ
29 トに対する発がん性に関して分類できない）に分類したが、2011 年に再評価を行
30 い、グループ 2B（ヒトに対しておそらく発がん性がある）に分類した (Grosse et
31 al. 2011)（モノグラフ未公開）。

32

33 2. FAO/WHO 合同食品添加物専門家会議 (JECFA) (FAO/WHO 1988)

34 DEHP は、JECFA の第 28 回会合 (1984) において、ラット及びマウスに肝
35 発がん性があると評価され、食品接触材料中の DEHP 及びその食品への移行、拡
36 散を技術的に可能な限り低濃度にとどめるならば、暫定的に許容すると勧告され
37 た。その後、JECFA は、第 33 回会合 (1988) における再評価において、DEHP
38 によりラットで生じる精巣萎縮は年齢に依存した反応であり、若いラットではよ
39 り感受性が高いこと、また、ラット、マウスにおける DEHP 等のフタル酸エステ
40 ル類による肝発がんに先立ち、肝細胞のペルオキシソームが増殖するが、その増

殖機構は未だ解明されていないことなどに言及している。さらに、プラスチック材料の可塑化(柔軟化)のために最低限の濃度(技術的な最適レベルは20~50重量%)のDEHPが食品接触材料に含まれているが、食品へのDEHPの移行濃度は、包装材料中のDEHP濃度や食品組成及び包装された食品の加工、保存の時間や温度といった因子に影響されることを指摘している。

以上の検討結果から、JECFAは、食品中のDEHPによる暴露を可能な限り削減することを改めて勧告し、DEHPを溶出しする食品接触材料の使用は、食品中の溶出量が技術的に可能な限り低レベルまで削減されるならば、暫定的に許容されるとしている。

3. WHO 飲料水水質ガイドライン第4版(WHO 2011) 及び根拠文書(WHO 2003)

WHOは飲料水水質ガイドライン第4版(WHO 2011)において、DEHPの急性毒性は低く、短期毒性試験において最も顕著な影響は肝臓のペルオキシソームの増殖であり、得られている情報からはヒトを含む靈長類では、この増殖に対する感受性はげっ歯類より低いことが示されているとしている。また、長期経口発がん性試験では、ラット及びマウスで肝細胞癌が認められており、変異原性についてはさまざまな *in vitro* 及び *in vivo* 試験において、DEHPとその代謝物質(MEHPと2-EH)には、染色体異数性及び細胞形質転換誘発以外に認められていないことに言及している。

また、IARC及び1988年のJECFAの評価も踏まえ、遺伝毒性が証明されないこと及び肝細胞がんの発生と肝ペルオキシソームの持続的な増殖の間に関連が示唆されていることから、最も鋭敏な動物種のエンドポイントである、ラット肝臓におけるペルオキシソーム増殖に基づく NOAEL 2.5 mg/kg 体重/日 (Morton 1979) に不確実係数100(種差及び個体差)を適用し、TDIを25 µg/kg 体重/日とした。

4. 米国

(1) 米国環境保護庁(US EPA)

統合リスク情報システム(Integrated Risk Information System : IRIS) (US EPA 1993, 1997)

①経口参照用量(Oral RfD) (US EPA 1997)

EPA/IRISによる経口RfD算出

臨界影響	用量	不確実係数 (UF)	修正係数 (MF)	参考用量 (RfD)
肝臓相対重量の増加 モルモット	NOAEL: なし			
亜慢性~慢性経口試験 (Carpenter et al.1953)	LOAEL: 飼料中 0.04% (19 mg/kg 体重/日)	1,000*	1	2×10^{-2} mg/kg 体重/日

* 10(種差) × 10(個人差) × 10(暴露期間が生涯より短いことと、用いたLOAELが最小の有害性と考えられることを合わせて)

②発がん性(US EPA 1993)

a. 発がん性分類

DEHPを経口投与された雌雄のラット及びマウスにおいて有意かつ用量依存的な肝腫瘍の増加がみられたことに基づき、グループB2(ヒトに対しておそらく発がん性がある)に分類した。

EPAは、ヒトでの発がん性について、DEHP 製造労働者の死亡率研究(Thiess et al.1978)があるが、追跡期間が短く、暴露濃度が明らかでないなどの限界があり、因果関係の立証には不十分であるとした。一方、動物での発がん性については、NTP(1982)の試験において、DEHPを混餌投与された雌ラット及び雌雄マウスにおける肝細胞の癌又は癌と腺腫を合わせた発生頻度の増加、高用量(12,000 ppm)投与群の雄ラットにおける肝細胞癌と腫瘍性結節を合わせた発生頻度の増加がいずれも用量依存的にみられたことから、十分なデータがあるとしている。

b. 経口暴露によるリスク評価

EPAは、用量・反応評価にNTP(1982)による雄B6C3F₁マウスのDEHP混餌⁴⁴投与試験における肝細胞癌及び腺腫を併せた発生率を用いて、線形多段階モデルを用いたベンチマークドース法によりBMDL₁₀を導き、これから直接外挿して、ヒトが生涯にわたり当該物質1mgを体重1kg当たり毎日経口摂取するときの過剰発がんリスク(経口傾斜係数)を 1.4×10^{-2} と算出した。また、この値から、成人体重70kg、一日の飲水量2Lと仮定して、DEHPの飲料水ユニットリスク(生涯にわたり当該物質を1L当たり1μg含む飲料水を毎日摂取するときの過剰発がんリスク)を 4.0×10^{-7} と算出した。この値に基づき、摂取したときに、一定の発がんリスクレベルとなる飲料水中の濃度を算出すると、下表のようになる。

・経口傾斜係数： 1.4×10^{-2} / (mg/kg 体重/日)

・飲料水ユニットリスク： 4.0×10^{-7} / (μg/L)

特定のリスクレベルにおける飲料水中濃度

リスクレベル	濃度(μg/L)
10^{-4} (1/10,000)	300
10^{-5} (1/100,000)	30
10^{-6} (1/1,000,000)	3

(2) 米国環境健康科学研究所(NIEHS)

国家毒性プログラム-ヒト生殖リスク評価センター(NTP-CERHR)(NTP 2006)

⁴⁴測定された摂餌量には、実際に摂取された量のほか、廃棄や食べこぼし分などがかなり含まれていたため、EPAは餌中濃度からの換算は標準的な摂餌量であるマウス体重の13%を用いた。

NTPによる、2006年のDEHPのヒト生殖発生影響に関する評価では、ヒトでの直接的な証拠はないが、DEHPはげつ歯類による動物試験では発生及び生殖に有害影響を及ぼすことが明確に示されることから、おそらく(probably)ヒトの発生又は生殖に同様の悪影響を及ぼす可能性が潜在し、DEHPの暴露が十分高い場合、ヒトの生殖又は発生に悪影響を及ぶであろうと判断された。また、米国的一般集団におけるDEHPの暴露範囲は1~30 µg/kg 体重/日⁴⁵と推定され(ただし、男児の暴露は推定範囲の上限、1歳未満の乳児は母乳を介した暴露を含むとする)、NTPはCERHRの専門家パネルの以下の見解に同意している。

- 1歳未満の男児の生殖器系の発達に影響する懸念⁴⁶がある。
- 1歳以上の男児及び妊娠中に医療的にDEHPに暴露されていない母親を持つ男児の生殖器系発生への影響にいくらかの懸念がある。
- 成人の生殖影響に最小限の懸念がある。

そのほか、男児又は妊婦や授乳婦への医療処置により、男児又は出生男児の生殖系発生に影響するような高濃度の暴露が生じる可能性について、重大な懸念、又は懸念があるとしている。また、成人の生殖影響については、医療処置を受けた場合にも懸念レベルは変わらないとしている。

CERHR専門家パネルは、発生毒性については、妊娠中及び出産後から性成熟までDEHPに暴露したラットにおいて、ほとんどは雄出生児への影響に着目して評価されているとし、健康な乳幼児、小児(toddler)への評価においては、雄の新生児ラットにDEHPを投与した試験のうち、生後3日に100 mg/kg 体重/日を単回経口投与した試験にみられたセルトリ細胞の増殖の低下に基づき、20 mg/kg 体重/日をNOAEL(Li et al. 2000)として挙げている。また、妊娠、授乳中への評価においては、最も低いLOAELとして、多世代混餌投与試験における雄児の精巣系の発生への影響(雄泌尿生殖器系における小型化や欠損)に基づく14~23 mg/kg 体重/日、NOAELとして4.8~7.9 mg/kg 体重/日(NTP2004)を挙げている。

また、同パネルは生殖毒性について、NTP(2004)の試験における小型の雄生殖器官の増加(LOAEL: 14~23 mg/kg 体重/日、NOAEL: 4.8~7.9 mg/kg 体重/日)、Akingsbemiら(2001、2004)の試験におけるライディッヒ細胞の過形成に係る知見(LOAEL: 10 mg/kg 体重/日、NOAEL: 1 mg/kg 体重/日)及びPoonら(1997)の試験における精上皮空胞化(LOAEL: 約38 mg/kg 体重/日)のデータを総合すると、LOAELはおそらく約10~30 mg/kg 体重/日の範囲内であると推定され、ラットにおけるDEHPの経口暴露のNOAELは1~10 mg/kg 体重/

⁴⁵ NHANES2001-2002の結果(n=2782)に基づき、尿中代謝物から暴露量を推定。National Health and Nutrition Examination Survey (NHANES) Centers for Disease Control and Prevention (CDC) <http://www.cdc.gov/nchs/nhanes.htm>

⁴⁶ NTPは生じうる懸念(concern)を低い方から高い方へ5段階で表している。無視できる懸念(negligible concern)、最小限の懸念(minimal concern)、いくらかの懸念(some concern)、懸念(concern)、重大な懸念(serious concern)。

1 日にあることが既存データから裏付けられるとしている。

2
3 **(3) その他**

4 米国における最近の状況は、米国消費者製品安全委員会（CPSC）により、消費者製品安全性改善法 2008 (Consumer Product Safety Improvement Act of 2008 ; CPSIA 2008) の Section 108 に従い、広範囲のフタル酸エステル類及びその代替可塑剤について、子ども用品やパーソナルケア製品などからの暴露による子どもや妊婦などの影響について評価が行われており、2012 年には委員会報告文書 (commission briefing package) を作成する予定となっている (CPSIA 2008、CPSC 2010)。

10
11 **4. 欧州連合 (EU)**

12 物質及び混合物の分類、表示、包装に関する欧州議会及び理事会規則 (EC) No 1272/2008⁴⁷ に示されるように、2001 年より DEHP は生殖毒性物質として以下のように分類されている (EU 2001、EC 2008)。

13 カテゴリー2 ; R60 : ヒトの生殖能力を害するとみなされるべき物質；生殖能力を損なうおそれ (substances that should be regarded as if they impair fertility in humans ; may impair fertility)

14 カテゴリー2 ; R61 : ヒトの発達毒性の原因とみなされるべき物質；胎児に害を引き起こすおそれ (substances that should be regarded as if they cause developmental toxicity in humans) ; may cause harm to the unborn child)

21
22 **(1) 欧州食品医薬品庁 (EFSA) (EFSA 2005)**

23 2005 年に EFSA は、EU の 2004 年のリスク評価書及びそれに対する毒性、生態毒性及び環境に関する科学委員会 (Scientific Committee on Toxicity, Ecotoxicity and the Environment ; CSTEE) からの意見を踏まえ、食品接触材料としての DEHP の使用に関するリスク評価にあたり、入手できたすべての毒性学的証拠に基づけば、生殖及び発生への影響がもっとも敏感な指標であると結論した。そして、Wolfe と Laytöne の試験 (2003) は、これまでの生殖毒性に基づく NOAEL の根拠となった試験より堅実であるとし、その試験から導かれる精巣毒性に基づく NOAEL 5 mg/kg 体重/日に不確実係数 100 を適用し、TDI を 0.05 mg/kg 体重/日とした。

32
33 **(2) EU (EU RAR 2008)**

34 EU は 2008 年の評価⁴⁸において、労働者、消費者（成人及び小児、患者）、環境を介した暴露についてヒト健康影響を評価した。複数の暴露シナリオ（吸入、

⁴⁷ Regulation (EC) No 1272/2008 of the European Parliament and of the Council of 16 December 2008 on classification, labelling and packaging of substances and mixtures, amending and repealing Directives 67/548/EEC and 1999/45/EC, and amending Regulation (EC) No 1907/2006

⁴⁸ この評価は COUNCIL REGULATION (EEC) No 793/93 of 23 March 1993 on the evaluation and control of the risks of existing substances に従って行われた。

経皮、経口の各暴露経路、大気、室内空気、車の内装、玩具、医療機器、食品等の各暴露媒体) 及びバイオモニタリング結果から得られた推定暴露量に対して、次に述べる動物試験の NOAEL を用いてヒトの安全マージン(MOS)を算出し、リスク評価を行った。反復投与毒性の NOAEL としては、混餌投与した雌雄のラットにおける相対腎重量の増加に基づく 28.9 mg/kg 体重/日 (Moore 1996) が選択された。また、生殖毒性の NOAEL としては、混餌投与したマウスにおける一腹当たりの児の数及び生存率の低下に基づく 20 mg/kg 体重/日 (Lamb et al. 1987) が選択された。精巣毒性及び発生毒性の NOAEL としては、混餌投与によるラットの 3 世代試験において、混餌中 300 ppm 以上で雄の矮小な生殖器官(睾丸/精巣上体/精嚢) 及び精巣の委縮が生じたことに基づく 4.8 mg/kg 体重/日 (100 ppm) (Wolfe et al. 2003) が選択された。その結果、DEHP を含む製品の製造、加工及び最終利用の過程で吸入及び経皮暴露を受けている労働者、消費者のうち DEHP を含有するおもちゃやケア製品を使用している小児、DEHP を含有する医療機器からの長期的な暴露を受けている成人及び小児、DEHP を取扱う工業地域で生産された食品を介した暴露を受けている小児については、精巣、腎臓、生殖能力への影響及び発生毒性の懸念があるとして、「リスクを低減する必要がある;すでに実施されているリスク低減措置は考慮されるべきである」と結論している。また、物理化学的性質によるリスクの懸念はないとしている。

5. 日本

(1) 厚生労働省 薬事・食品衛生審議会(厚労省 2002)

平成 12 年 6 月 14 日食品衛生調査会毒性部会・器具容器包装部会合同部会における DEHP の安全性評価では、精巣及び生殖毒性について、ラット及びマウスに関する試験成績のうち、明確な NOAEL の得られているものは、マウスの生殖発生毒性試験 (Lamb ら 1987) における生殖発生に関する明確な有害影響(胚致死、胎児の形質異常等)を指標とした NOAEL 14 mg/kg 体重/日、Poon ら (1997) によるラットの試験における精巣の病理組織学的变化を指標とした NOAEL 3.7 mg/kg 体重/日であるとし、DEHP の TDI については、精巣毒性及び生殖毒性試験における NOAEL 3.7 mg/kg 体重/日及び 14 mg/kg 体重/日から不確実係数 100 を適用して、当面の TDI を 40~140 µg/kg 体重/日とすることが適当であるとされた。

その後、平成 14 年 6 月 11 日に開催された薬事・食品衛生審議会食品衛生分科会において、平成 12 年(2000 年)に行った評価(厚生省 2000)以降の知見が整理され、DEHP の TDI は精巣毒性試験及び生殖発生毒性試験における無毒性量 3.7~14 mg/kg 体重/日を踏まえ、不確実係数 100 を適用して、40~140 µg/kg 体重/日とされた。

また、油分を含む食品に DEHP を含有する PVC 製製品が接触する場合には、DEHP が食品に容易に移行することがより明確になったことから、脂肪性食品などの器具・容器包装に DEHP 含有 PVC の使用を原則として禁止するよう決議された。

1
2 (2) 厚生労働省 厚生科学審議会 水質基準の見直し (厚労省 2003)

3 2003 年の厚生科学審議会生活環境水道部会水質管理専門委員会により水質基
4 準の見直しの検討がなされた。その結果、2000 年に厚生省により当面の TDI が
5 40～140 µg/kg 体重/日と設定されたことから (厚生省 2000)、水質管理目標値に
6 ついて、TDI 40 µg/kg 体重/日を基に、DEHP の主要摂取経路は食品である
7 (Kavlock et al. 2002) ことから寄与率を 10%、ヒトの 1 日摂水量を 2L とし、
8 評価値を $40 \mu\text{g}/\text{kg} \times 50 \text{ kg} \times 0.1 \div 2\text{L} = 100 \mu\text{g}/\text{L}$ とすることが妥当と考え
9 られるとされた。

10

1

2 VI. 食品健康影響評価

3

1 MEHP の酸化代謝物

番号	名称	主な略号(ある場合)
I	フタル酸モノ(2-エチル-3-カルボキシプロピル)	
II	フタル酸モノ(2-カルボキシヘキシル)	
III	フタル酸モノ(2-エチル-4-カルボキシブチル)	
IV	フタル酸モノ(2-カルボキシメチルヘキシル)	2cx-MMHP、MCMHP
V	フタル酸モノ(2-エチル-5-カルボキシペンチル)	5cx-MEPP、MECPP
VI	フタル酸モノ(2-エチル-5-オキシヘキシル)	5oxo-MEHP、MEOHP
VII	フタル酸モノ(2-(2-ヒドロキシエチル)ヘキシル)	
VIII	フタル酸モノ(2-エチル-4-ヒドロキシヘキシル)	
IX	フタル酸モノ(2-エチル-5-ヒドロキシヘキシル)	5OH-MEHP、MEHHP
X	フタル酸モノ(2-エチル-6-ヒドロキシヘキシル)	
XII	フタル酸モノ(2-エチル-4-オキシヘキシル)	
XVII	フタル酸モノ(2-(1-ヒドロキシエチル)ヘキシル)	
XXVI	フタル酸モノ(2-(1-オキシエチル)ヘキシル)	

2

3

4

5

6

7

8

9

10

11

12

13

14

15

16

17

18

19

20

21

22

23

24

25

1 <参考>

2

- Adibi JJ, Hauser R, Williams PL, Whyatt RM, Calafat AM, Nelson H et al. Maternal urinary metabolites of Di-(2-Ethylhexyl) phthalate in relation to the timing of labor in a US multicenter pregnancy cohort study. *American Journal of Epidemiology*. 2009; 169(8): 1015-1024.
- Adibi JJ, Whyatt RM, Hauser R, Bhat HK, Davis BJ, Calafat AM, Hoepner LA, Perera FP, Tang D, Williams PL. Transcriptional biomarkers of steroidogenesis and trophoblast differentiation in the placenta in relation to prenatal phthalate exposure. *Environ Health Perspect*. 2010 Feb; 118(2):291-6.
- Agarwal DK, Eustis S, Lamb JCV, Reel JR, Kluwe WM. Effects of di (2-ethylhexyl) phthalate on the gonadal pathophysiology, sperm morphology, and reproductive performance of male rats. *Environmental Health Perspectives*. 1986; 65: 343-350.
- Agency for Toxic Substances and Disease Registry (ATSDR). Toxicological profile for di (2-ethylhexyl) phthalate. 2002.
- Akingbemi BT, Ge R, Klinefelter GR, Zirkin BR, Hardy MP. Phthalate-induced Leydig cell hyperplasia is associated with multiple endocrine disturbances. *Proc Natl Acad Sci U S A*. 2004 Jan 20; 101(3):775-80. Epub 2004 Jan 8.
- Akingbemi BT, Youker RT, Sottas CM, Ge R, Katz E, Klinefelter GR et al. Modulation of rat Leydig cell steroidogenic function by di (2-ethylhexyl) phthalate. *Biology of Reproduction*. 2001; 65: 1252-1259.
- Albro PW and Thomas RO (1973) Enzymatic hydrolysis of di-(2-ethylhexyl) phthalate by lipases. *Biochem.Biophys. Acta*. **360**, 380-390.
- Albro PW, Chae K, Philpot R, Corbett JT, Schroeder J and Jordan S (1984) In vitro metabolism of mono-2-ethylhexyl phthalate by microsomal enzymes. Similarity to omega- and (omega-1) oxidation of fatty acids. *Drug Metab. Dispos.* 12 (6), 742-748.
- Albro PW, Corbett JT, Schroeder JL, Jordan S, Matthews HB. Pharmacokinetics, interactions with macromolecules and species differences in metabolism of DEHP. *Environmental Health Perspectives*. 1982; 45: 19-25.
- Albro PW. Absorption, metabolism, and excretion of di (2-ethylhexyl) phthalate by rats and mice. *Environmental Health Perspectives* 1986; 65: 293-298.
- Anderson WA, Castle L, Hird S, Jeffery J, Scotter MJ.(2011), A twenty-volunteer study using deuterium labelling to determine the kinetics and fractional excretion of primary and secondary urinary metabolites of di-2-ethylhexylphthalate and di-iso-nonylphthalate. *Food Chem Toxicol*. Sep;49(9):2022-9.
- Andrade AJ, Grande SW, Talsness CE, Grote K, Golombiewski A, Sterner-Kock A, Chahoud I. A dose-response study following in utero and lactational exposure to di-(2-ethylhexyl) phthalate (DEHP): effects on androgenic status, developmental landmarks and testicular histology in male offspring rats. *Toxicology*. 2006a; 225(1): 64-74.
- Andrade AJ, Grande SW, Talsness CE, Gericke C, Grote K, Golombiewski A, Sterner-Kock A, Chahoud I. A dose response study following in utero and lactational exposure to di-(2-ethylhexyl) phthalate (DEHP): reproductive effects on adult male offspring

rats. Toxicology. 2006b; 228(1): 85-97.

Andrade AJ, Grande SW, Talsness CE, Grote K, Chahoud I. A dose-response study following in utero and lactational exposure to di-(2-ethylhexyl)-phthalate (DEHP): non-monotonic dose-response and low dose effects on rat brain aromatase activity. Toxicology. 2006c; 227(3): 185-192.

Arcadi FA, Costa C, Imperatore C, Marchese A, Rapisarda A, Salemi M et al. Oral toxicity of bis (2-ethylhexyl) phthalate during pregnancy and suckling in the Long-Evans rat. Food and Chemical Toxicology. 1998; 36: 963-970.

Astill BD. Metabolism of DEHP: Effects of prefeeding and dose variation, and comparative studies in rodents and the Cynomolgus monkey (CMS studies). Drug Metabolism Reviews. 1989; 21: 35-53.

Benson R. Hazard to the developing male reproductive system from cumulative exposure to phthalate esters--dibutyl phthalate, diisobutyl phthalate, butylbenzyl phthalate, diethylhexyl phthalate, dipentyl phthalate, and diisononyl phthalate. Regulatory Toxicology and Pharmacology. 2009; 53(2): 90-101.

Blount, B. C., Silva, M. J., Caudill, S. P., Needham, L. L., Pirkle, J. L., Sampson, E. J., Lucier, G. W., Jackson, R. J. & Brock, J. W. 2000 Levels of seven urinary phthalate metabolites in a human reference population. Environ. Health Perspect. 108, 979–982. (doi:10.2307/3435058)

Blystone CR, Kissling GE, Bishop JB, Chapin RE, Wolfe GW, Foster PM. Determination of the di-(2-ethylhexyl) phthalate NOAEL for reproductive development in the rat: importance of the retention of extra animals to adulthood. Toxicol Sci. 2010 Aug;116(2):640-6.

Boas M, Frederiksen H, Feldt-Rasmussen U, Skakkebæk NE, Hegedüs L, Hilsted L, Juul A, Main KM. Childhood exposure to phthalates: associations with thyroid function, insulin-like growth factor I, and growth. Environ Health Perspect. 2010 Oct;118(10):1458-64.

Boerrigter ME. Mutagenicity of the peroxisome proliferators clofibrate, Wyeth 14,643 and di-2-ethylhexyl phthalate in the lacZ plasmid-based transgenic mouse mutation assay. Journal of Carcinogenesis. 2004; 3(1): 7.

Borch J, Metzdorff SB, Vinggaard AM, Brokken L, Dalgaard M. Mechanisms underlying the anti-androgenic effects of diethylhexyl phthalate in fetal rat testis. Toxicology. 2006; 223(1-2): 144-155.

Bornehag et al. The association between asthma and allergic symptoms in children and phthalates in house dust: A nested case-control study. EHP, 2004, 112, 1393-

CPSC 2010. Chronic hazard advisory Panel (CHAP) on phthalates meeting: CHAP on phthalates and phthalate substitutes.

<http://www.cpsc.gov/about/cpsia/chappres.pdf>

CPSIA 2008. Public law 110-314—AUG. 14, 2008. Consumer product safety improvement act of 2008, <http://www.cpsc.gov/cpsia.pdf>

Calafat AM, Brock JW, Silva MJ, Gray LE Jr, Reidy JA, Barr DB et al. Urinary and amniotic fluid levels of phthalate monoesters in rats after the oral administration of di(2-ethylhexyl) phthalate and di-n-butyl phthalate. Toxicology.

2006; 217(1): 22-30.

Calafat AM, Needham LL, Silva MJ, Lambert G. Exposure to di-(2-ethylhexyl) phthalate among premature neonates in a neonatal intensive care unit. *Pediatrics* 2004a; 113:429-34.

Calafat AM, Slakman AR, Silva MJ, Herbert AR, Needham LL. Automated solid phase extraction and quantitative analysis of human milk for 13 phthalate metabolites. *J Chromatogr B Analyt Technol Biomed Life Sci.* 2004 Jun 5;805(1):49-56

Cho SC, Bhang SY, Hong YC, Shin MS, Kim BN, Kim JW, Yoo HJ, Cho IH, Kim HW. Relationship between Environmental Phthalate Exposure and the Intelligence of School-Age Children. *Environ Health Perspect.* 2010 Jul;118(7):1027-32. Epub 2010 Mar 1.

Christiansen S, Boberg J, Axelstad M, Dalgaard M, Vinggaard AM, Metzdorff SB, Hass U. Low-dose perinatal exposure to di(2-ethylhexyl) phthalate induces anti-androgenic effects in male rats. *Reprod Toxicol.* 2010 Sep;30(2):313-21. Epub 2010 Apr 24.

Clark K, Cousins I, MacKay D, Yamada K. Observed Concentrations in the Environment. In: Staples CA, editors, *The Handbook of Environmental Chemistry*, 3Q: Phthalate Esters New York:Springer; 2003b

Cobellis L, Latini G, De Felice C, Razza S, Paris I, Ruggieri F, Mazzeo P, Petraglia F. High plasma concentrations of di(2-ethylhexyl)-phthalate in women with endometriosis. *Hum Reprod.* 2003 Jul;18(7):1512-5.

Colón I, Caro D, Bourdony CJ, Rosario O. Identification of phthalate esters in the serum of young Puerto Rican girls with premature breast development. *Environ Health Perspect.* 2000 Sep;108(9):895-900.

David RM, Moore MR, Cifone MA, Finney DC, Guest D. Chronic peroxisome proliferation and hepatomegaly associated with the hepatocellular tumorigenesis of di(2-ethylhexyl) phthalate and the effects of recovery. *Toxicological Sciences.* 1999; 50: 195-205.

David RM, Moore MR, Finney DC, Guest D. Chronic toxicity of di(2-ethylhexyl) phthalate in rats. *Toxicological Sciences.* 2000a; 55: 433-443.

David RM, Moore MR, Finney DC, Guest D. Chronic toxicity of di(2-ethylhexyl) phthalate in mice. *Toxicological Sciences.* 2000b; 58: 377-385.

David, R. M. 2000 Exposure to phthalate esters. *Environ. Health Perspect.* 108, A440. (doi:10.2307/3435032)

Davis BJ, Maronpot RR, Heindel JJ. Di-(2-ethylhexyl) phthalate suppresses estradiol and ovulation in cycling rats. *Toxicology and Applied Pharmacology.* 1994; 128: 216-223.

Dostal LA, Chapin RE, Stefanski SA, Harris MW, Schwetz BA. Testicular toxicity and reduced Sertoli cell numbers in neonatal rats by di(2-ethylhexyl) phthalate and the recovery of fertility as adults. *Toxicology and Applied Pharmacology.* 1988; 95: 104-121.

Dostal LA, Weaver RP, Schwetz BA. Transfer of di(2-ethylhexyl) phthalate through rat milk and effects on milk composition and the mammary glands. *Toxicology and*

Applied Pharmacology. 1987; 91: 315-325.

Duty et al. Phthalate exposure and human semen parameters. Epidemiology 2003, 14: 269-277.

EC 2001. Commission Directive 2001/59/EC of 6 August 2001 adapting to technical progress for the 28th time Council Directive 67/548/EEC on the approximation of the laws, regulations and administrative provisions relating to the classification, packaging and labelling of dangerous substances.

<http://eur-lex.europa.eu/LexUriServ/LexUriServ.do?uri=OJ:L:2001:225:0001:0333:EN:PDF>

EC 2008. Regulation (EC) No 1272/2008 of the European Parliament and of the Council of 16 December 2008 on classification, labelling and packaging of substances and mixtures, amending and repealing Directives 67/548/EEC and 1999/45/EC, and amending Regulation (EC) No 1907/2006

EFSA Opinion of the Scientific Panel on Food Additives, Flavourings, Processing Aids and Materials in Contact with Food (AFC) on a request from the Commission related to Bis(2-ethylhexyl)phthalate (DEHP) for use in food contact materials , The EFSA Journal (2005) 243, 1-20

<http://www.efsa.europa.eu/en/efsjournal/doc/243.pdf>

EPA 1997 EPA Exposure factor handbook 1997

http://cfpub.epa.gov/si/si_public_record_report.cfm?dirEntryId=12464

EPA 1997 EPA Exposure factor handbook 1997

http://cfpub.epa.gov/si/si_public_record_report.cfm?dirEntryId=12464

EPA 2009. Existing Chemicals: Phthalates action plan, 12/30/2009.

http://www.epa.gov/oppt/existingchemicals/pubs/actionplans/phthalates_ap_2009_1230_final.pdf

EPA 2011. Existing Chemicals: Action plan fact sheet, April 2011.

<http://www.epa.gov/oppt/existingchemicals/pubs/overview.pdf>

Elsisi AE, Carter DE, Sipes IG. Dermal absorption of phthalate diesters in rats. Fundam Appl Toxicol. 1989 Jan;12(1):70-7.

Eriksson P, Darnerud PO. Distribution and retention of some chlorinated hydrocarbons and a phthalate in the mouse brain during the preweaning period. Toxicology. 1985; 37: 189-203.

European Chemicals Bureau. Euroepan Union Risk Assessment Report(EU RAR, CAS No. 117-81-7, bis(2-ethylhexyl)phthalate (DEHP), volume 80. 2008

Frederiksen H, Skakkebaek NE, Andersson AM. Metabolism of phthalates in humans. Molecular Nutrition and Food Research. 2007; 51(7): 899-911.

Fromme H, Bolte G, Koch HM, Angerer J, Boehmer S, Drexler H et al. Occurrence and daily variation of phthalate metabolites in the urine of an adult population.

- International Journal of Hygiene and Environmental Health. 2007; 210(1): 21-33.
- Fujimaki K, Yoshinaga J, Watanabe C, Serizawa S, Shiraishi H, Mizumoto Y. [Estimation of intake level of di(2-ethylhexyl) phthalate (DEHP) in Japanese pregnant women based on measurement of concentrations of three urinary metabolites]. Nihon Eiseigaku Zasshi. 2006 May; 61(3):340-7.
- Ge RS, Chen GR, Dong Q, Akingbemi B, Sottas CM, Santos M et al. Biphasic effects of postnatal exposure to diethylhexylphthalate on the timing of puberty in male rats. Journal of Andrology 2007; 28(4): 513-520.
- Ghisari M, Bonefeld-Jorgensen EC. Effects of plasticizers and their mixtures on estrogen receptor and thyroid hormone functions. Toxicology Letters. 2009; 189(1): 67-77.
- Gilioli R, Bulgheroni C, Terrana T, Filippini G, Massetto N and Boeri R (1978) Horizontal and longitudinal study of a population employed in the production of phthalates. Med. Lav. 69, 620-631. EURAR での引用。アブスト
- Grande SW, Andrade AJ, Talsness CE, Grote K, Chahoud I. A dose-response study following in utero and lactational exposure to di(2-ethylhexyl)phthalate: effects on female rat reproductive development. Toxicological Sciences. 2006; 91(1): 247-254.
- Grande SW, Andrade AJ, Talsness CE, Grote K, Golombiewski A, Sterner-Kock A et al. A dose-response study following in utero and lactational exposure to di(2-ethylhexyl) phthalate (DEHP): reproductive effects on adult female offspring rats. Toxicology. 2007; 229(1-2): 114-122.
- Gray LE Jr, Barlow NJ, Howdeshell KL, Ostby JS, Furr JR, Gray CL. Transgenerational effects of Di(2-ethylhexyl) phthalate in the male CRL:CD(SD) rat: added value of assessing multiple offspring per litter. Toxicological Sciences. 2009; 110(2):411-425.
- Gray LE, Ostby J, Furr J, et al. 2000. Perinatal exposure to the phthalates DEHP, BBP, and DINP, butnot DEP, DMP, or DOTP, alters sexual differentiation of the male rat. Toxicol sci 58:350-365.
- Gray LE, Wolf C, Lambright C, et al. 1999. Administration of potentially antiandrogenic pesticides(procymidone, linuron, iprodione, chlozolinate, *p,p'*DDE, and ketoconazole) and toxic substances(dibutyl- and diethylhexyl phthalate, PCB 169, and ethane dimethane sulphonate) during sexualdifferentiation produces diverse profiles of reproductive malformation in the male rat. Toxicol Ind Health15:94-118.
- Guyton KZ, Chiu WA, Bateson TF, Jinot J, Scott CS, Brown RC, et al. 2009. A reexamination of the PPAR- α activation mode of action as a basis for assessing human cancer risks of environmental contaminants. Environ Health Perspect 117:1664-1672.
- Hardell L, Ohlson C-G, Fredrikson M. Occupational exposure to polyvinyl chloride as a risk factor for testicular cancer evaluated in a case-control study. International Journal of Cancer. 1997; 73: 828-830.
- Hatch EE, Nelson JW, Qureshi MM, Weinberg J, Moore LL, Singer M, Webster TF. Association of urinary phthalate metabolite concentrations with body mass index and waist circumference: a cross-sectional study of NHANES data, 1999-2002. Environ Health. 2008 Jun 3;7:27.

- Hauser R, Meeker JD, Duty S, Silva MJ, Calafat AM. Altered semen quality in relation to urinary concentrations of phthalate monoester and oxidative metabolites. *Epidemiology*. 2006; 17(6): 682-691.
- Hauser R, Meeker JD, Singh NP, Silva MJ, Ryan L, Duty S et al. DNA damage in human sperm is related to urinary levels of phthalate monoester and oxidative metabolites. *Human Reproduction*. 2007; 22(3): 688-695.
- Hayashi Y, Ito Y, Yamagishi N, Yanagiba Y, Tamada H, Wang D, Ramdhan DH, Naito H, Harada Y, Kamijima M, Gonzales FJ, Nakajima T. Hepatic peroxisome proliferator-activated receptor α may have an important role in the toxic effects of di(2-ethylhexyl)phthalate on offspring of mice. *Toxicology*. 2011 Oct 28;289(1):1-10.
- Hayashi Y, Ito Y, Yanagiba Y, Kamijima M, Naito H, Nakajima T. Differences in metabolite burden of di(2-ethylhexyl)phthalate in pregnant and postpartum dams and their offspring in relation to drug-metabolizing enzymes in mice. *Arch Toxicol*. 2012 Apr;86(4):563-9.
- Hellwig J, Freudenberger H, Jäckh R. Differential prenatal toxicity of branched phthalate esters in rats. *Food and Chemical Toxicology*. 1997; 35: 501-512.
- Herr C, zur Nieden A, Koch HM, Schuppe HC, Fieber C, Angerer J, Eikmann T, Stilianakis NI. Urinary di(2-ethylhexyl)phthalate (DEHP)-metabolites and male human markers of reproductive function. *Int J Hyg Environ Health*. 2009 Nov;212(6):648-53.
- Hirosawa N, Yano K, Suzuki Y, Sakamoto Y. Endocrine disrupting effect of di-(2-ethylhexyl) phthalate on female rats and proteome analyses of their pituitaries. *Proteomics*. 2006; 6(3): 958-971.
- Hong et al. Community level exposure to chemicals and oxidative stress in adult population. *Toxicol Lett*. 2009, 184: 139-144.
- Howdeshell KL, Furr J, Lambright CR, Rider CV, Wilson VS, Gray LE Jr. Cumulative effects of dibutyl phthalate and diethylhexyl phthalate on male rat reproductive tract development: altered fetal steroid hormones and genes. *Toxicological Sciences*. 2007; 99(1): 190-202.
- Howdeshell KL, Wilson VS, Furr J, Lambright CR, Rider CV, Blystone CR et al. A mixture of five phthalate esters inhibits fetal testicular testosterone production in the sprague-dawley rat in a cumulative, dose-additive manner. *Toxicological Sciences*. 2008; 153-165.
- Hsu et al. Predicted risk of childhood allergy, asthma, and reported symptoms using measured phthalate exposure in dust and urine. *Indoor Air* 2012, 22: 186-199.
- Huang PC, Kuo PL, Guo YL, Liao PC, Lee CC. Associations between urinary phthalate monoesters and thyroid hormones in pregnant women. *Hum Reprod*. 2007 Oct;22(10):2715-22.
- Huang PC, Kuo PL, Chou YY, Lin SJ, Lee CC. Association between prenatal exposure to phthalates and the health of newborns. *Environ Int*. 2009 Jan;35(1):14-20.
- Hyun tae KIM、田辺新一、岡田厚太郎、日本・韓国の住宅におけるハウスダスト中 DEHP 濃度の測定、日本建築学会環境系論文集 第 75 卷第 654 号, 713-720, 2010 年 8 月
- IARC carcinogens Views and Expert opinions of an IARC/NORA expert group meeting

Lyon, France: 30 June – 2 July 2009; Identification of research needs to resolve the carcinogenicity of high-priority. IARC Technical Publication No. 42
<http://monographs.iarc.fr/ENG/Publications/techrep42/index.php>

Ikeda GJ, Sapienza PP, Couvillion JL, Farber TM and van Loon EJ. Comparative distribution, excretion and metabolism of di-(2-ethylhexyl) phthalate in rats, dogs and miniature pigs. *Food and Cosmetics Toxicology*. 1980; 18: 637-642.

International Agency for Research on Cancer (IARC). Di(2-ethylhexyl)phthalate. In: IARC Monographs on the evaluation of carcinogenic risks to humans. 2000; vol.77: 41-148.

Ito Y, Yamanoshita O, Asaeda N, Tagawa Y, Lee CH, Aoyama T et al. Di(2-ethylhexyl)phthalate induces hepatic tumorigenesis through a peroxisome proliferator-activated receptor alpha-independent pathway. *Journal of Occupational Health*. 2007; 49(3): 172-182.

Ito Y, Yokota H, Wang R, Yamanoshita O, Ichihara G, Wang H, Kurata Y et al. Species differences in the metabolism of di (2-ethylhexyl) phthalate (DEHP) in several organs of mice, rats, and marmosets. *Archives of Toxicology*. 2005; 79: 147-154.

Itoh H, Yoshida K, Masunaga S. Evaluation of the effect of governmental control of human exposure to two phthalates in Japan using a urinary biomarker approach. *Int J Hyg Environ Health*. 2005; 208(4):237-45.

Itoh H, Iwasaki M, Hanaoka T, Sasaki H, Tanaka T, Tsugane S. Urinary phthalate monoesters and endometriosis in infertile Japanese women. *Sci Total Environ*. 2009 Dec 15; 408(1):37-42.

Jaakkola JJ, and Knight TL. The role of exposure to phthalates from polyvinyl chloride products in the development of asthma and allergies: a systematic review and meta-analysis. *Environ Health Perspect*. 116(7):845-53.

Joint FAO/WHO Expert Committee on Food Additives (JECFA). Bis (2-ethylhexyl), WHO Food Additives Series 24. 1988, Summary of Evaluations Performed by the Joint FAO/WHO Expert Committee on Food Additives – bis(2-ETHYLHEXYL)PHTHALATE
http://www.inchem.org/documents/jecfa/jeceval/jec_766.htm

Jönsson BA, Richthoff J, Rylander L, Giwercman A, Hagmar L. Urinary phthalate metabolites and biomarkers of reproductive function in young men. *Epidemiology*. 2005 Jul; 16(4):487-93.

Kanki K, Nishikawa A, Masumura K, Umemura T, Imazawa T, Kitamura Y et al. In vivo mutational analysis of liver DNA in gpt delta transgenic rats treated with the hepatocarcinogens N-nitrosopyrrolidine, 2-amino-3-methylimidazo[4,5-f]quinoline, and di(2-ethylhexyl)phthalate. *Molecular Carcinogenesis*. 2005; 42(1): 9-17.

Kavlock R, Boekelheide K, Chapin R, Cunningham M, Faustman E, FosterP et al. NTP Center for the Evaluation of Risk to Human Reproduction: phthalates expert panel report on the reproductive and developmental toxicity of di(2-ethylhexyl) phthalate. *Reproductive Toxicology*. 2002; 16: 529-653.

Kawasaki T, Uezono K, Itoh K, Ueno M. Prediction of 24-hour urinary creatinine excretion from age, body weight and height of an individual and its application. *Jap J Public Health* 1991; 38: 567-574, (in Japanese).

- Keys DA, Wallace DG, Kepler TB, Conolly RB. Quantitative evaluation of alternative mechanisms of blood and testes disposition of di(2-ethylhexyl) phthalate and mono(2-ethylhexyl) phthalate in rats. *Toxicological Sciences*. 1999; 49: 172-185.
- Kim BN, Cho SC, Kim Y, Shin MS, Yoo HJ, Kim JW, Yang YH, Kim HW, Bhang SY, Hong YC. Phthalates exposure and attention-deficit/hyperactivity disorder in school-age children. *Biol Psychiatry*. 2009 Nov 15;66(10):958-63.
- Kim SH, Chun S, Jang JY, Chae HD, Kim CH, Kang BM. Increased plasma levels of phthalate esters in women with advanced-stage endometriosis: a prospective case-control study. *Fertil Steril*. 2011 Jan;95(1):357-9.
- Kim Y, Ha EH, Kim EJ, Park H, Ha M, Kim JH, Hong YC, Chang N, Kim BN. Prenatal exposure to phthalates and infant development at 6 months: prospective Mothers and Children's Environmental Health (MOCEH) study. *Environ Health Perspect*. 2011 Oct;119(10):1495-500.
- Kluwe WM, Haseman JK, Douglas JF, Huff JE.. The carcinogenicity of dietary di (2-ethylhexyl) phthalate in Fischer 344 rats and B6C3F₁ mice. *Journal of Toxicology and Environmental Health*. 1982; 10: 797-815.
- Koch H, Calafat, A. M., Human body burdens of chemicals used in plastic manufacturePhil. Trans. R. Soc. B (2009) 364, 2063–2078
- Koch HM, Bolt HM, Angerer J. Di(2-ethylhexyl)phthalate (DEHP) metabolites in human urine and serum after a single oral dose of deuterium-labelled DEHP. *Archives of Toxicology*. 2004; 78: 123-130.
- Koch HM, Bolt HM, Preuss R, Angerer J. New metabolites of di (2-ethylhexyl) phthalate (DEHP) in human urine and serum after single oral doses of deuterium-labelled DEHP. *Archives of Toxicology*. 2005; 79: 367-376.
- Koch HM, Drexler H, Angerer J. Internal exposure of nursery-school children and their parents and teachers to di(2-ethylhexyl)phthalate (DEHP). *Int J Hyg Environ Health*. 2004b Jan;207(1):15-22.
- Koch HM, Preuss R, Angerer J. Di(2-ethylhexyl)phthalate (DEHP): human metabolism and internal exposure-- an update and latest results. *International Journal of Andrology*. 2006; 29(1): 155-165
- Koch M, Drexler H and Angerer J (2003a) An estimation of the daily intake of di(2-ethylhexyl)phthalate (DEHP) and other phthalates in the general population. *Int. J. Environ. Health* 206, 77-83.
- Koch, H. M., Rossbach, B., Drexler, H. & Angerer, J. (2003b) Internal exposure of the general population to DEHP and other phthalates—determination of secondary and primary phthalate monoester metabolites in urine. *Environ. Res.* 93, 177–185. (doi:10.1016/S0013-9351(03)00083-5)
- Kohn, M. C., Parham, F., Masten, S. A., Portier, C. J., Shelby, M. D., Brock, J. W. & Needham, L. L. 2000 Human exposure estimates for phthalates. *Environ. Health Perspect.* 108, A440–A442. (doi:10.2307/3435033)
- Kolarik B, Naydenov K, Larsson M, Bornehag CG, Sundell J. The association between phthalates in dust and allergic diseases among Bulgarian children. *Environ*

Health Perspect. 2008 Jan;116(1):98-103

Koniecki D, Wang R, Moody RP, Zhu J. Phthalates in cosmetic and personal care products: concentrations and possible dermal exposure. Environ Res. 2011 Apr;111(3):329-36. Epub 2011 Feb 18.

Koo HJ, Lee BM. Estimated exposure to phthalates in cosmetics and risk assessment. J Toxicol Environ Health A. 2004 Dec;67(23-24):1901-14.

Kurata Y, Kidachi F, Yokoyama M, Toyota N, Tsuchitani M, Katoh M. Subchronic toxicity of di(2-ethylhexyl) phthalate in common marmosets: Lack of hepatic peroxisome proliferation, testicular atrophy, or pancreatic acinar cell hyperplasia. Toxicological Sciences. 1998; 42: 49-56.

Laguë E, Tremblay JJ. Antagonistic effects of testosterone and the endocrine disruptor mono-(2-ethylhexyl) phthalate on INSL3 transcription in Leydig cells. Endocrinology. 2008; 149(9): 4688-4694.

Lamb JC 4th, Chapin RE, Teague J, Lawton AD, Reel JR. Reproductive effects of four phthalic acid esters in the mouse. Toxicology and Applied Pharmacology. 1987; 88: 255-269.

Lambrot R, Muczynski V, Lécureuil C, Angenard G, Coffigny H, Pairault C, Moison D, Frydman R, Habert R, Rouiller-Fabre V. Phthalates impair germ cell development in the human fetal testis in vitro without change in testosterone production. Environ Health Perspect. 2009 Jan;117(1):32-7. Epub 2008 Sep 9.

Latini G, De Felice C, Presta G, Del Vecchio A, Paris I, Ruggieri F et al. Exposure to Di(2-ethylhexyl)phthalate in Humans during Pregnancy. Biology of the Neonate. 2003; 83(1): 22-24

Latini G, De Felice C, Presta G, Del Vecchio A, Paris I, Ruggieri F, Mazzeo P. In Utero Exposure to Di-(2-ethylhexyl)phthalate and Duration of Human Pregnancy. Environ Health Perspect. 2003b Nov;111(14):1783-5.

Latini G, Wittassek M, Del Vecchio A, Presta G, De Felice C, Angerer J. Lactational exposure to phthalates in Southern Italy. Environment International. 2009; 35(2): 236-239.

Lee BM, Koo HJ. Hershberger assay for antiandrogenic effects of phthalates. Journal of Toxicology and Environmental Health A. 2007; 70(15-16): 1365-1370.

Li LH, Jester WF Jr, Laslett AL, Orth JM. A single dose of Di-(2-ethylhexyl) phthalate in neonatal rats alters gonocytes, reduces sertoli cell proliferation, and decreases cyclin D2 expression. Toxicology and Applied Pharmacology. 2000; 166: 222-229.

Lin H, Ge RS, Chen GR, Hu GX, Dong L, Lian QQ et al. Involvement of testicular growth factors in fetal Leydig cell aggregation after exposure to phthalate in utero. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America. 2008; 105(20): 7218-7222.

Lin LC, Wang SL, Chang YC, Huang PC, Cheng JT, Su PH, Liao PC. Associations between maternal phthalate exposure and cord sex hormones in human infants. Chemosphere. 2011 May;83(8):1192-9.

Liu X, He DW, Zhang DY, Lin T, Wei GH. Di(2-ethylhexyl) phthalate (DEHP) increases transforming growth factor-beta1 expression in fetal mouse genital tubercles.

Journal of Toxicology and Environmental Health A. 2008; 71(19): 1289-1294.

Ljungvall K, Spjuth L, Hultén F, Einarsson S, Rodriguez-Martinez H, Andersson K et al. Early post-natal exposure to low dose oral di(2ethylhexyl) phthalate affects the peripheral LH-concentration in plasma, but does not affect mating behavior in the post-pubertal boar. *Reproductive Toxicology*. 2006; 21(2): 160-166.

Ljungvall K, Veeramachaneni DN, Hou M, Hultén F, Magnusson U. Morphology and morphometry of the reproductive organs in prepubertal and postpubertal male pigs exposed to di(2-ethylhexyl) phthalate before puberty: Precocious development of bulbourethral glands. *Theriogenology*. 2008; 70(6): 984-991.

Lomenick JP, Calafat AM, Melguizo Castro MS, Mier R, Stenger P, Foster MB, Wintergerst KA. Phthalate exposure and precocious puberty in females. *J Pediatr*. 2010 Feb;156(2):221-5.

Lorber M, Angerer J, Koch HM. A simple pharmacokinetic model to characterize exposure of Americans to Di-2-ethylhexyl phthalate. *Journal of Exposure Science and Environmental Epidemiology*. 2010 Jan;20(1):38-53. 2009; Jan 7: Epub ahead of print

Luisi S, Latini G, de Felice C, Sanseverino F, di Pasquale D, Mazzeo P, Petraglia F. Low serum concentrations of di-(2-ethylhexyl)phthalate in women with uterine fibromatosis. *Gynecological Endocrinology*. 2006; 22(2): 92-95.

Main KM, Mortensen GK, Kaleva MM, Boisen KA, Damgaard IN, Chellakooty M, Schmidt IM, Suomi AM, Virtanen HE, Petersen DV, Andersson AM, Toppari J, Skakkebaek NE. Human breast milk contamination with phthalates and alterations of endogenous reproductive hormones in infants three months of age. *Environ Health Perspect*. 2006 Feb;114(2):270-6.

Meek ME, Chan PK. Bis(2-ethylhexyl)phthalate: evaluation of risks to health from environmental exposure in Canada. *Journal of Environmental Science and Health. Part C, Environmental Carcinogenesis & Ecotoxicology Reviews* 1994; 12:179-194.

Meeker JD, Calafat AM, Hauser R. Di(2-ethylhexyl) phthalate metabolites may alter thyroid hormone levels in men. *Environmental Health Perspectives*. 2007; 115(7): 1029-1034.

Meeker JD, Calafat AM, Hauser R. Urinary metabolites of di(2-ethylhexyl) phthalate are associated with decreased steroid hormone levels in adult men. *Journal of Andrology*. 2009a; 30(3): 287-297.

Meeker JD, Hu H, Cantonwine DE, Lamadrid-Figueroa H, Calafat AM, Ettinger AS, Hernandez-Avila M, Loch-Caruso R, Téllez-Rojo MM. Urinary phthalate metabolites in relation to preterm birth in Mexico city. *Environ Health Perspect*. 2009b Oct;117(10):1587-92.

Meeker JD, Ferguson KK. Relationship between urinary phthalate and bisphenol A concentrations and serum thyroid measures in U.S. adults and adolescents from the National Health and Nutrition Examination Survey (NHANES) 2007-2008. *Environ Health Perspect*. 2011 Oct;119(10):1396-402.

Mendiola J, Jørgensen N, Andersson AM, Calafat AM, Silva MJ, Redmon JB, Sparks A, Drobnis EZ, Wang C, Liu F, Swan SH. Associations between urinary metabolites of di(2-ethylhexyl) phthalate and reproductive hormones in fertile men. *Int J Androl*.

2011 Aug;34(4):369-78.

Milkov LE, Aldyreva MV, Popova TB, Lopukhova KA, Makarenko YL, Malyar LM and Shakhova TK (1973) Health status of workers exposed to phthalate plasticizers in the manufacture of artificial leather and films based on PVC resins. Environ. Health Perspect. 3, 175-178.

Miodovnik A, Engel SM, Zhu C, Ye X, Soorya LV, Silva MJ, Calafat AM, Wolff MS. Endocrine disruptors and childhood social impairment. Neurotoxicology. 2011 Mar;32(2):261-7.

Mitchell FE, Price SC, Hinton RH, Grasso P, Bridges JW. Time and dose-response study of the effects on rats of the plasticizer di(2-ethylhexyl) phthalate. Toxicology and Applied Pharmacology. 1985; 81: 371-392.

Moore RW, Rudy TA, Lin TM, Ko K, Peterson RE.. Abnormalities of sexual development in male rats with in utero and lactational exposure to the antiandrogenic plasticizer. Environmental Health Perspectives. 2001; 109: 229-237.

Morton SJ. The hepatic effects of dietary di-2-ethylhexyl phthalate. Ann Arbor, MI, Johns Hopkins University, 1979 (dissertation; abstract in Dissertation abstracts international, 1979, B 40(09):4236).

Moser VC, Cheek BM, MacPhail RC. A multidisciplinary approach to toxicological screening: III. Neurobehavioral toxicity. Journal of Toxicology and Environmental Health. 1995; 45: 173-210.

National Toxicology Program(NTP). Carcinogenesis bioassay of di(2-ethylhexyl) phthalate (CAS No. 117-81-7) in F344 rats and B6C3F₁ mice (feed study). NTP publication No. 217. 1982

National Toxicology Program. NTP-CERHR Monograph on the Potential Human Reproductive and Developmental Effects of Di(Ethylhexyl) Phthalate (DEHP). 2006; 18: i-III76. <http://ntp.niehs.nih.gov/ntp/ohat/phthalates/dehp/DEHP-Monograph.pdf>

Nielsen J, Åkesson B and Skerfving S (1985) Phthalate ester Exposure-air Levels and Health of Workers Precessing Polyvinylchloride. Am. Ind. Hyg. Assoc. J. 46(11), 643-647. EURAR2008 の引用

Noriega N, Howdeshell KL, Furr J, Lambright CR, Wilson VS, Gray LE Jr. Pubertal administration of DEHP delays puberty, suppresses testosterone production and inhibits reproductive tract development in male Sprague-Dawley and Long-Evans Rats. Toxicological Sciences. 2009; 111(1): 163-178

Otake T, Yoshinaga J, Yanagisawa Y. Exposure to phthalate esters from indoor environment. J Expo Anal Environ Epidemiol. 2004 Nov;14(7):524-8.

Pan G, Hanaoka T, Yoshimura M, Zhang S, Wang P, Tsukino H et al. Decreased serum free testosterone in workers exposed to high levels of di-n-butyl phthalate (DBP) and di-2-ethylhexyl phthalate (DEHP): a cross-sectional study in China. Environmental Health Perspectives. 2006; 114(11): 1643-1648.

Pan G, Hanaoka T, Yu L, Na J, Yamano Y, Hara K, Ichiba M, Nakadate T, Kishi R, Wang P, Yin H, Zhang S, Feng Y. Associations between hazard indices of di-n-butylphthalate and di-2-ethylhexylphthalate exposure and serum reproductive hormone levels among occupationally exposed and unexposed

Chinese men. Int J Androl. 2011 Oct;34(5 Pt 2):e397-406.

Pant N, Shukla M, Kumar Patel D, Shukla Y, Mathur N, Kumar Gupta Y et al. Correlation of phthalate exposures with semen quality. Toxicology and Applied Pharmacology. 2008; 231(1): 112-116.

Park SY, Choi J. Cytotoxicity, genotoxicity and ecotoxicity assay using human cell and environmental species for the screening of the risk from pollutant exposure. Environment International. 2007; 33(6): 817-822.

Parks LG, Ostby JS, Lambright CR, Abbott BD, Klinefelter GR, Barlow NJ et al. The plasticizer diethylhexyl phthalate induces malformations by decreasing fetal testosterone synthesis during sexual differentiation in the male rat. Toxicological Sciences. 2000; 58: 339-349.

Parmar D, Srivastava SP, Srivastava SP, Seth PK. Hepatic mixed function oxidases and cytochrome P-450 contents in rat pups exposed to di-(2-ethylhexyl) phthalate through mother's milk. Drug Metabolism and Disposition. 1985; 13: 368-370.

Peterson JH, Breindahl T. Plasticizers in total diet samples, baby food and infant formulae. Food Additives and Contaminants 2000; 17:133-141.

Philippat C, Mortamais M, Chevrier C, Petit C, Calafat AM, Ye X, Silva MJ, Brambilla C, Pin I, Charles MA, Cordier S, Slama R. Exposure to phthalates and phenols during pregnancy and offspring size at birth. Environ Health Perspect. 2012 Mar;120(3):464-70.

Pogribny IP, Tryndyak VP, Boureiko A, Melnyk S, Bagnyukova TV, Montgomery B et al. Mechanisms of peroxisome proliferator-induced DNA hypomethylation in rat liver. Mutation Research. 2008; 644(1-2): 17-23.

Poon R, Lecavalier P, Mueller R, Valli VE, Procter BG, Chu I. Subchronic oral toxicity of di-n-octyl phthalate and di (2-ethylhexyl) phthalate in the rat. Food and chemical toxicology. 1997; 35: 225-239.

Price CJ, Tyl RW, Marr MC, Myers CB, Sadler BM. Reproduction and fertility of diethylhexyl phthalate (CAS No. 117-81-7) in CD-1-mice exposed during gestation. NTP, PB-88204300. 1988.

Price CJ, Tyl RW, Marr MC, Sadler BM. Reproduction and fertility evaluation of diethylhexyl phthalate (CAS No. 117-81-7) in Fischer 344 rats exposed during gestation. Final report. NTP-86-309. 1986.

Pugh G Jr, Isenberg JS, Kamendulis LM, Ackley DC, Clare LJ, Brown R et al.. Effects of Di-isobutyl phthalate, Di-2-ethylhexyl phthalate, and clofibrate in cynomolgus monkeys. Toxicological Sciences. 2000; 56: 181-188.

RIVM 2008 RIVM Report 609021064/2008 Exposure to chemicals via house dust

<http://www.rivm.nl/bibliotheek/rapporten/609021064.pdf>

RIVM 2008 RIVM Report 609021064/2008 Exposure to chemicals via house dust

<http://www.rivm.nl/bibliotheek/rapporten/609021064.pdf>

Reddy BS, Rozati R, Reddy BV, Raman NV. Association of phthalate esters with endometriosis in Indian women. BJOG. 2006; 113(5): 515-520.

Rhodes C, Orton TC, Pratt IS, Batten PL, Bratt H, Jackson SJ, Elcombe CR. Comparative

- pharmacokinetics and subacute toxicity of di(2-ethylhexyl) phthalate in rats and marmosets: Extrapolation of effects in rodents to man. *Environmental Health Perspectives*. 1986; 65: 299-307.
- Rider CV, Wilson VS, Howdeshell KL, Hotchkiss AK, Furr JR, Lambright CR et al. Cumulative effects of in utero administration of mixtures of "antiandrogens" on male rat reproductive development. *Toxicologic Pathology*. 2009; 37(1): 100-113.
- Rosicarelli B, Stefanini S. DEHP effects on histology and cell proliferation in lung of newborn rats. *Histochemistry and Cell Biology*. 2009; 131(4): 491-500.
- Roth B, Herkenrath P, Lehmann HJ, Ohles HD, Hömig HJ, Benz-Bohm G et al. Di-(2-ethylhexyl)-phthalate as plasticizer in PVC respiratory tubing systems: indications of hazardous effects on pulmonary function in mechanically ventilated, preterm infants. *European Journal of Pediatrics*. 1988; 147: 41-46.
- Rubin RJ and Schiffer CA. Fate in humans of the plasticizer di-2-ethylhexyl phthalate, arising from transfusion of platelets stored in vinyl plastic bags. *Transfusion* (1976)16 (4), 330-335.
- Rusyn I, Peters JM, Cunningham ML. Modes of action and species-specific effects of di-(2-ethylhexyl)phthalate in the liver. *Critical Reviews in Toxicology*. 2006; 36(5): 459-479.
- Ryu JY, Whang J, Park H, Im JY, Kim J, Ahn MY et al. Di(2-ethylhexyl) phthalate induces apoptosis through peroxisome proliferators-activated receptor-gamma and ERK 1/2 activation in testis of Sprague-Dawley rats. *Journal of Toxicology and Environmental Health A*. 2007; 70(15-16): 1296-1303.
- SCENIHR2008 Opinion on the safety of medical devices containing dehpplasticized pvc or other plasticizers on neonates and other groups possibly at risk. Adopted after public consultation by the SCENIHR during the 22nd Plenary of 6 February 2008.(EU Scientific Committee on Emerging and Newly-Identified Health Risks)
- Saillenfait AM, Sabaté JP, Gallissot F. Effects of in utero exposure to di-n-hexyl phthalate on the reproductive development of the male rat. *Reproductive toxicology*. 2009; Jul 3: Epub ahead of print
- Schmid P, Schlatter Ch. Excretion and metabolism of di(2-ethylhexyl)-phthalate in man. *Xenobiotica*. 1985; 15 (3): 251-256.
- Shaffer CB, Carpenter CP, Smyth HF. Acute and subacute toxicity of di(2-ethylhexyl) phthalate with note upon its metabolism. *The Journal of Industrial Hygiene and Toxicology*. 1945; 27: 130-135.
- Sharpe RM. "Additional" effects of phthalate mixtures on fetal testosterone production. *Toxicological Sciences*. 2008; 105(1): 1-4.
- Shiota K, Chou MJ, Nishimura H. Embryotoxic effects of di(2-ethylhexyl) phthalate and di-n-butyl phthalate (DB) in mice. *Environmental Research*. 1980; 22: 245-253.
- Silva MJ, Barr DB, Reidy JA, Kato K, Malek NA, Hodge CC, Hurtz D 3rd, Calafat AM, Needham LL, Brock JW. Glucuronidation patterns of common urinary and serum monoester phthalate metabolites. *Arch Toxicol* (2003) 77: 561-567
- Silva MJ, Reidy JA, Herbert AR, Preau JL Jr, Needham LL, Calafat AM. Detection of

- phthalate metabolites in human amniotic fluid. Bulletin of environmental contamination and toxicology. 2004; 72(6): 1226-1231
- Sjöberg P, Bondesson U, Kjellen L, Lindquist NG, Montin G, Plöen L.. Kinetics of di (2-ethylhexyl) phthalate in immature and mature rats and effect on testis. Acta Pharmacologica et Toxicologica. 1985; 56: 30-37.
- Sjöberg P, Bondesson U, Sedin G, Gustafsson. Dispositions of di- and mono-(2-ethylhexyl) phthalate in newborn infants subjected to exchange transfusions. J. Eur J Clin Invest. 1985b Dec;15(6):430-6.
- Sjöberg P, Lindquist NG, Ploen L.. Age-dependent response of the rat testes to di (2-ethylhexyl) phthalate. Environmental Health Perspectives. 1986; 65: 237-242.
- Song XF, Wei GH, Liu X, Zhang DY, Chen X, Deng YJ. Effects of diethylhexyl phthalate (DEHP) on INSL3 mRNA expression by Leydig cells derived from mouse embryos and in newborn mice. The Journal of International Medical Research. 2008; 36(3): 512-521.
- Spjuth L, Johannisson A, Lundeheim N, Rodríguez-Martínez H. Early pre-pubertal exposure to low-dose oral di(2-ethylhexyl) phthalate does not affect sperm plasma membrane stability, acrosomal integrity or chromatin structure in the post-pubertal boar. Theriogenology. 2007; 68(2): 186-195.
- Spjuth L, Ljungvall K, Saravia F, Lundeheim N, Magnusson U, Hultén F, Rodríguez-Martínez H. Does exposure to di(2-ethylhexyl) phthalate in pre-pubertal boars affect semen quality post-puberty? Int Journal of Andrology. 2006b; 29(5): 534-542.
- Spjuth L, Saravia F, Johannisson A, Lundeheim N, Rodríguez-Martínez H. Effects of exposure of pre-pubertal boars to di(2-ethylhexyl) phthalate on their frozen-thawed sperm viability post-puberty. Andrologia. 2006a; 38(5): 186-194.
- Stahlhut RW, van Wijngaarden E, Dye TD, Cook S, Swan SH. Concentrations of urinary phthalate metabolites are associated with increased waist circumference and insulin resistance in adult U.S. males. Environ Health Perspect. 2007 Jun;115(6):876-82.
- Stroheker T, Regnier JF, Lassurguere J, Chagnon MC. Effect of in utero exposure to di-(2-ethylhexyl)phthalate: distribution in the rat fetus and testosterone production by rat fetal testis in culture. Food and Chemical Toxicology . 2006; 44(12): 2064-2069.
- Suzuki H, Ikeda N, Kobayashi K, Terashima Y, Shimada Y, Suzuki T et al. Evaluation of liver and peripheral blood micronucleus assays with 9 chemicals using young rats. A study by the Collaborative Study Group for the Micronucleus Test (CSGMT)/Japanese Environmental Mutagen Society (JEMS)-Mammalian Mutagenicity Study Group (MMS). Mutation Research. 2005; 583(2): 133-145.
- Suzuki Y, Niwa M, Yoshinaga J, Mizumoto Y, Serizawa S, Shiraishi H. Prenatal exposure to phthalate esters and PAHs and birth outcomes. Environ Int. 2010 Oct;36(7):699-704. Epub 2010 Jun 1. PubMed PMID: 20605637.
- Suzuki Y, Niwa M, Yoshinaga J, Watanabe C, Mizumoto Y, Serizawa S, Shiraishi H. Exposure assessment of phthalate esters in Japanese pregnant women by using

- urinary metabolite analysis. Environ Health Prev Med. 2009 May;14(3):180-7. Epub 2009 Feb 18.
- Suzuki Y, Yoshinaga J, Mizumoto Y, Serizawa S, Shiraishi H. Foetal exposure to phthalate esters and anogenital distance in male newborns. Int J Androl. 2011 Jun 22. doi: 10.1111/j.1365-2605.2011.01190.x.
- Svechnikova I, Svechnikov K, Söder O. The influence of di-(2-ethylhexyl) phthalate on steroidogenesis by the ovarian granulosa cells of immature female rats. The Journal of Endocrinology. 2007; 194(3): 603-609.
- Svensson K, Hernández-Ramírez RU, Burguete-García A, Cebrián ME, Calafat AM, Needham LL, Claudio L, López-Carrillo L. Phthalate exposure associated with self-reported diabetes among Mexican women. Environ Res. 2011 Aug;111(6):792-6.
- Swan SH, Liu F, Hines M, Kruse RL, Wang C, Redmon JB, Sparks A, Weiss B. Prenatal phthalate exposure and reduced masculine play in boys. Int J Androl. 2010 Apr;33(2):259-69.
- Swan SH, Main KM, Liu F, Stewart SL, Kruse RL, Calafat AM et al. Decrease in anogenital distance among male infants with prenatal phthalate exposure. Environmental Health Perspectives. 2005; 113(8): 1056-1061.
- Swan, S. H. Environmental phthalate exposure in relation to reproductive outcomes and other health endpoints in humans. Environ Res 2008 108(2):177-84.
- Takai R, Hayashi S, Kiyokawa J, Iwata Y, Matsuo S, Suzuki M et al. Collaborative work on evaluation of ovarian toxicity. 10) Two- or four-week repeated dose studies and fertility study of di-(2-ethylhexyl) phthalate (DEHP) in female rats. The Journal of Toxicological Sciences. 2009; 34 Suppl 1: SP111-119.
- Takashima K, Ito Y, Gonzalez FJ, Nakajima T. Different mechanisms of DEHP-induced hepatocellular adenoma tumorigenesis in wild-type and Ppar alpha-null mice. Journal of Occupational Health. 2008; 50(2): 169-180.
- Takatori S, Akutsu K, Kondo F, Ishii R, Nakazawa H, Makino T. Di(2-ethylhexyl)phthalate and mono(2-ethylhexyl)phthalate in media for in vitro fertilization. Chemosphere. 2012 Feb;86(5):454-9.
- Tanaka T. Reproductive and neurobehavioral effects of bis (2-ethylhexyl) phthalate (DEHP) in a cross-mating toxicity study of mice. Food and Chemical Toxicology. 2005; 43: 581-589.
- Tanaka T. Reproductive and neurobehavioral toxicity study of bis (2-ethylhexyl) phthalate (DEHP) administered to mice in the diet. Food and Chemical Toxicology. 2002; 40: 1499-1506.
- Tandon R, Chowdhary SR, Seth PK, Srivastava SP. Altered development of testis of rat exposed to di(2-ethylhexyl) phthalate (DEHP) during lactation. Journal of Environmental Biology. 1990; 11: 345-354.
- Tanida T, Warita K, Ishihara K, Fukui S, Mitsuhashi T, Sugawara T et al. Fetal and neonatal exposure to three typical environmental chemicals with different mechanisms of action: mixed exposure to phenol, phthalate, and dioxin cancels the effects of sole exposure on mouse midbrain dopaminergic nuclei. Toxicology

Letters. 2009; 189(1): 40-47.

Teitelbaum SL, Mervish N, Moshier EL, Vangeepuram N, Galvez MP, Calafat AM, Silva MJ, Brenner BL, Wolff MS. Associations between phthalate metabolite urinary concentrations and body size measures in New York City children. Environ Res. 2012 Jan;112:186-93.

Toft G, Jönsson BA, Lindh CH, Jensen TK, Hjollund NH, Vested A, Bonde JP. Association between pregnancy loss and urinary phthalate levels around the time of conception. Environ Health Perspect. 2012 Mar;120(3):458-63.

Tomonari Y, Kurata Y, David RM, Gans G, Kawasuso T, Katoh M. Effect of di(2-ethylhexyl) phthalate (DEHP) on genital organs from juvenile common marmosets: I. Morphological and biochemical investigation in 65-week toxicity study. Journal of Toxicology and Environmental Health A. 2006; 69(17): 1651-1672.

Tsumura Y, Ishimitsu S, Saito I, Sakai H, Kobayashi Y and Tonogai Y (2003) Estimated daily intake of plasticizers in 1-week duplicate diet samples following regulation of DEHP-containing PVC-gloves in Japan. Food Addit. Contam. 20 (4), 317-324.

Tyl RW, Price CJ, Marr MC, Kimmel CA. Developmental toxicity evaluation of dietary di (2-ethylhexyl) phthalate in Fischer 344 rats and CD-1 mice. Fundamental and Applied Toxicology. 1988; 10: 395-412.

U.S. National Library of Medicine Hazardous Substances Data Bank, (米国国立医学図書館 有害物質データバンク) 2010 <http://toxnet.nlm.nih.gov/index.html>

US Environmental Protection Agency Integrated Risk Information System (IRIS). Di (2-ethylhexyl)phthalate (DEHP); CASRN 117-81-7. 1991,1993.

Vo TT, Jung EM, Dang VH, Jung K, Baek J, Choi KC et al. Differential Effects of Flutamide and Di-(2-ethylhexyl) phthalate on Male Reproductive Organs in a Rat Model. The Journal of Reproduction and Development. 2009; 55(4): 400-411

Voss C, Zerban H, Bannasch P, Berger MR. Lifelong exposure to di-(2-ethylhexyl)-phthalate induces tumors in liver and testes of Sprague-Dawley rats. Toxicology. 2005; 206: 359-371.

WHO. Background document for development of WHO Guidelines for Drinking-water Quality, Di (2-ethylhexyl) phthalate in drinking-water. WHO/SDE/WSH/03.04/29. 2003.

WHO. Guidelines for Drinking Water Quality, 4th edition. 2011

Wang Q, Wang L, Chen X, Rao KM, Lu SY, Ma ST, Jiang P, Zheng D, Xu SQ, Zheng HY, Wang JS, Yu ZQ, Zhang R, Tao Y, Yuan J. Increased urinary 8-hydroxy-2'-deoxyguanosine levels in workers exposed to di-(2-ethylhexyl) phthalate in a waste plastic recycling site in China. Environ Sci Pollut Res Int. 2011 Jul;18(6):987-96.

Weuve J, Hauser R, Calafat AM, Missmer SA, Wise LA. Association of Exposure to Phthalates with Endometriosis and Uterine Leiomyomata: Findings from NHANES, 1999-2004. Environ Health Perspect. 2010 Jun;118(6):825-32. Epub 2010 Feb 25

Whyatt RM, Adibi JJ, Calafat AM, Camann DE, Rauh V, Bhat HK, Perera FP, Andrews H, Just AC, Hoepner L, Tang D, Hauser R. Prenatal di(2-ethylhexyl)phthalate

exposure and length of gestation among an inner-city cohort. Pediatrics. 2009 Dec;124(6):e1213-20.

Wilson VS, Howdeshell KL, Lambright CS, Furr J, Earl Gray L Jr. Differential expression of the phthalate syndrome in male Sprague-Dawley and Wistar rats after in utero DEHP exposure. Toxicology Letters. 2007; 170(3): 177-184.

Wirth et al. A pilot study associating urinary concentrations of phthalate metabolites and semen quality. System Biol Reprod Med, 2008, 54: 143-154.

Wolfe and Laytome. Diethylhexylphthalate: Multigenerational reproductive assessment by continuous breeding when administered to Sprague-Dawley rats in the diet. Final Report. (2004) TherImmune Research Corporation (TRC) Study No. 7244-200. <http://ntp.niehs.nih.gov/go/15182> : NTP-RACB 98-004NTP Study Number: RACB98004としてデータが公開されている。

Wolff MS, Engel SM, Berkowitz GS, Ye X, Silva MJ, Zhu C, Wetmur J, Calafat AM. Prenatal phenol and phthalate exposures and birth outcomes. Environ Health Perspect. 2008 Aug;116(8):1092-7.

World Health Organization (WHO) . Air Quality Guidelines for Europe, Second edition. 2000

Wormuth M, Scheringer M, Vollenweider M, Hungerbuhler K. What are the sources of exposure to eight frequently used phthalic acid esters in Europeans? Risk Anal 2006;26:803-24.

Xu Y, Agrawal S, Cook TJ, Knipp GT. Di-(2-ethylhexyl)-phthalate affects lipid profiling in fetal rat brain upon maternal exposure. Archives of Toxicology. 2007; 81(1): 57-62.

Yamada A. Toxicity of phthalic acid esters and hepatotoxicity of di-(2-ethyl hexyl) phthalate. Shokuhin Eiseigaku Zasshi. 1974; 15(3): 147-152.

Yolton K, Xu Y, Strauss D, Altaye M, Calafat AM, Khoury J. Prenatal exposure to bisphenol A and phthalates and infant neurobehavior. Neurotoxicol Teratol. 2011 Sep-Oct;33(5):558-66.

Zhang Y, Lin L, Cao Y, Chen B, Zheng L, Ge RS. Phthalate levels and low birth weight: a nested case-control study of Chinese newborns. J Pediatr. 2009 Oct;155(4):500-4.

Zhu J, Phillips SP, Feng YL, Yang X. Phthalate esters in human milk: concentration variations over a 6-month postpartum time. Environmental Science and Technology. 2006; 40(17): 5276-5281

(独) 産業技術総合研究所産総研 2005 (独) 産業技術総合研究所 詳細リスク評価書 シリーズ1 フタル酸エステル-DEHP- ((独) 新エネルギー・産業技術総合開発機構委託事業) 丸善株式会社 2005

(独) 製品評価技術基盤機構 (2005) 化学物質の初期リスク評価書 Ver. 1.0 No. 7 フタル酸ビス(2-エチルヘキシル) Bis(2-ethylhexyl) phthalate 化学物質排出把握管理促進法政令号番号: 1-272 CAS 登録番号: 117-81-7 2005 年 5 月 新エネルギー・産業技術総合開発機構 委託先 財団法人 化学物質評価研究機構 委託先 独立行政法人 製品評価技術基盤機構 2005

化学工業日報社 2004 14504 の化学商品 科学日報工業社 2004

化学物質ファクトシート 2011年版 . 3 5 5 335. フタル酸ビス(2-エチルヘキシル) pp865-870
環境省

外海康秀 平成12年度厚生科学研究費補助金(生活安全総合研究事業)報告書“フタル酸エステル類及びフェノール類の食品汚染実態及び摂取量に関する調査研究”pp1-39. (2001)

外海康秀 平成13年度厚生科学研究費補助金(生活安全総合研究事業)報告書“フタル酸エステル類及びフェノール類の食品汚染実態及び摂取量に関する調査研究”pp1-28(2002)

外海康秀(主任研究者) 津村ゆかり, 酒井 洋, 土田由里子, 斎藤 勲, 外海康秀, 石光 進,
吉井公彦, 開原亜樹子(2004) 平成13年度厚生科学研究費補助金(生活安全総合研究事業)報告書“フタル酸エステル類及びフェノール類の食品汚染実態及び摂取量に関する調査研究”pp1-28

外海康秀(主任研究者) 外海康秀, 酒井 洋, 土田由里子, 斎藤 勲, 石光 進, 津村ゆかり,
開原亜樹子(2003) 平成12年度厚生科学研究費補助金(生活安全総合研究事業)報告書
“フタル酸エステル類及びフェノール類の食品汚染実態及び摂取量に関する調査研究”pp1-39.

環境省 2002 環境省 中央環境審議会 土壌汚染対策法に係る技術的事項について(答申) 平成14年9月20日

環境省 2002 環境省総合環境政策局環境保健部平成14年10月7日平成14年度第2回内分泌攪乱化学物質問題検討会資料 3-2 平成13年度内分泌攪乱化学物質における室内空気調査結果について

環境省 委託事業 平成13年度 内分泌攪乱化学物質に関する食事調査(フタル酸エステル類)
報告書 財団法人日本食品分析センター (2001)

環境庁 2000、平成12年度第2回内分泌攪乱化学物質問題検討会資料 平成11年度外因性内分泌攪乱化学物質大気環境調査結果について環境庁大気保全局大気規制課 (2000)
<http://www.env.go.jp/chemi/end/kento1202/ref02.pdf>

金 炫 ○(Hyun tae KIM)、田辺新一、岡田厚太郎、日本・韓国の住宅におけるハウスダスト中 DEHP 濃度の測定、日本建築学会環境系論文集 第75卷第654号, 713-720,
2010年8月

金澤文子、斎藤育江、荒木敦子、竹田誠、矢口久美子、岸玲子、札幌市一般住宅におけるフタル酸エステル、リン酸トリエステルによる室内汚染－実態調査とシックハウス症候群との関連－、日本衛生学雑誌, 63, 357 (2008)

経済産業省 2010 監視化学物質の輸入製造数量
http://www.meti.go.jp/policy/chemical_management/kasinhou/information/volume_monitor.html

厚生省 衛化第31号 平成12年6月14日 塩化ビニル製手袋の食品への使用について 別添
2 食品衛生調査会毒性部会・器具容器包装部会合同部会の審議結果について(概要)
厚生省生活衛生局食品化学課 (2000)
http://www1.mhlw.go.jp/houdou/1206/h0614-1_13.html

厚生省 平成12年6月14日衛化第31号厚生省生活衛生局食品化学課長通知 塩化ビニル
製手袋の食品への使用について 別添2 (2000)
http://www1.mhlw.go.jp/houdou/1206/h0614-1_13.html

厚生労働省 薬食審第0611001号 平成14年6月11日 器具及び容器包装の規格基準の改正
並びにおもちやの規格基準の改正に関する薬事・食品衛生審議会食品衛生分科会報告
について 別添 分科会報告 <http://www.mhlw.go.jp/shingi/2002/06/s0611-5.html>、
(参考) 平成13年7月27日 薬事・食品衛生審議会食品衛生分科会毒性・器具容器
包装合同部会 資料2 フタル酸ジ(2-エチルヘキシル)(DEHP)の毒性評価について
食 品 保 健 部 基 準 課
(2002)<http://www.ffcr.or.jp/zaidan/MHWinfo.nsf/0f9d5ee834a5bcff492565a10020b585/18e7877d5e7702ad49256ab10008b1e3?OpenDocument>

厚生労働省 水質基準の見直しにおける検討概要 平成15年4月、厚生科学審議会、生活環境
水道部会、水質管理専門委員。(2003)

厚生労働省 2002b 医薬品・医療用具等安全性情報 第128号 厚生労働省医薬局平成14年
(2002年) 10月 <http://www.mhlw.go.jp/houdou/2002/10/h1031-1a.html#7>

厚生労働省 2002c 薬安発第1017001号、同1017002号、同1017003号 平成14年10月
17日 厚生労働省医薬局安全対策課長通知、ポリ塩化ビニル製の医療用具から溶出する可塑剤(DEHP)について

厚生労働省 2010a 薬事・食品衛生審議会食品衛生分科会器具・容器包装部会(平成22年2月22日)資料1-1おもちやに係るフタル酸エステルの規格基準の一部改正について(案) (薬事・食品衛生審議会食品衛生分科会器具・容器包装部会 平成22年2月22日)別添2 おもちやのMouthingによるフタル酸エステルの暴露、別添3 リスクの試算 <http://www.mhlw.go.jp/shingi/2010/02/s0222-6.html>

厚生労働省 2010b 平成22年9月6日 食安発0906第1号 厚生労働省医薬食品局食品安全部長通知 食品、添加物等の規格基準の一部を改正する件について

厚生労働省 2011 厚生労働省雇用均等・児童家庭局 平成22年乳幼児身体発育調査
<http://www.mhlw.go.jp/toukei/list/73-22.html>

厚労省厚生科学審議会生活環境水道部会水質管理専門委員会 水質基準の見直しにおける検討
概要 平成15年4月2003

高取聰、阿久津和彦、近藤文雄、和泉俊一郎、牧野恒久、中澤裕之: 分析化学: Vol. 56, p.1025-1031 (2007)

高木麻衣、吉永淳 「日本人小児のハウスダストを介した化学物質曝露のリスク評価」 室内環境, 12(2): 103-114 (2009)

佐藤温重 プラスチック製用具に係る溶出物質の暴露量の評価に関する研究:研究報告書:
平成13年度厚生労働科学研究費補助金医薬安全総合研究事業 (2002)

斎藤育江、大貫文、瀬戸博、上原眞一、鈴木孝人、室内空气中化学物質の実態調査(フタル酸エステル類及びリン酸エステル類等)-平成12年度-東京衛研年報 53, 199-205, (2002)

産総研 2005 (独)産業技術総合研究所 詳細リスク評価書 シリーズ1 フタル酸エステル-DEHP- ((独)新エネルギー・産業技術総合開発機構委託事業) 丸善株式会社 2005
神野透人 平成21年度厚生科学研究費補助金(化学物質リスク研究事業)報告書“家庭用品に由来する化学物質の多経路暴露評価手法の開発に関する調査研究” pp89-121 2010

川崎晃一、上園慶子、吉川和利、宇都宮弘子、今村京子. 尿中クレアチニン排泄量に関する研究(3) 一年齢・身長・体重・除脂肪量からの24時間排泄量予測ー、健康科学 九州大学健康科学センター

津村 ゆかり, 石光 進, 中村 優美子, 吉井 公彦, 開原 亜樹子, 外海 泰秀, 調理用 PVC 製手袋使用規制後における市販弁当中のフタル酸エステル類及びアジピン酸ジ(2-エチルヘキシル)濃度 . 食品衛生学雑誌, 42, 128-132 (2001).

通商産業省 通商産業広公報 (1975年8月27日)

藤巻可弓、吉永 淳、渡辺知保、芹澤滋子、白石寛明、水本賀文「3種の尿中代謝産物分析に基づく日本人妊婦のフタル酸ジ(2-エチルヘキシル) (DEHP)摂取量の推定」日本衛生学雑誌, 2006, 61, 340-347

那須民江 : フタル酸ジ(2-エチルヘキシル) (DEHP) 萩野影規, 小栗一太監修, 環境化学物質の代謝とその周辺, 財団法人日本公衆衛生協会, 東京, 2003 ; 61-78

日本語版国際化学物質安全性カード 2001 国際化学物質安全性計画 国立医薬品食品衛生研究所

日本水道協会: 水道統計 平成21年度版 2011

米久保明得、菅野貴治 (1999) .栄養法別に見た乳児の哺育、哺乳量、便性並びに罹病傾向に関する調査成績 (第8報) 、小児保健研究 58 (1) :93-103

牧野恒久 平成18年度厚生科学研究費補助金(化学物質リスク研究事業) 報告書“化学物質による子どもへの健康影響に関する研究” pp68-89、2007

牧野恒久 (主任研究者) 平成19年度厚生科学研究費補助金 健康安全確保総合研究(化学物質リスク研究事業) 報告書“化学物質による子どもへの健康影響に関する研究” pp44-53、2008