

清涼飲料水評価書（案）

ニッケル

2010年12月
食品安全委員会
化学物質・汚染物質専門調査会

目 次

	頁
<審議の経緯>	2
<食品安全委員会委員名簿>	2
<食品安全委員会汚染物質・化学物質専門調査会合同ワーキンググループ専門委員名簿>	3
<食品安全委員会化学物質・汚染物質専門調査会専門委員名簿>	3
要 約	5
I. 評価対象物質の概要	6
1. 用途	6
2. 一般名	6
3. 化学名	6
4. 元素名	6
5. 原子量	6
6. 物理化学的性状	6
7. 現行規制等	7
II. 安全性に係る知見の概要	7
1. 毒性に関する科学的知見	8
(1) 体内動態	8
(2) 実験動物等への影響	9
(3) ヒトへの影響	23
2. 國際機関等の評価	25
3. 曝露状況	28
III. 食品健康影響評価	29
略号	34
<参照>	35

<審議の経緯>

2003年 7月 1日 厚生労働大臣より清涼飲料水中のニッケルの規格基準改正に係る食品健康影響評価について要請、関係書類の接受
 2003年 7月 18日 第3回食品安全委員会（要請事項説明）
 2010年 12月 16日 第9回化学物質・汚染物質専門調査会清涼飲料水部会

<食品安全委員会委員名簿>

(2006年6月30日まで)	(2006年12月20日まで)	(2009年6月30日まで)
寺田雅昭（委員長） 寺尾允男（委員長代理）	寺田雅昭（委員長） 見上彪（委員長代理）	見上彪（委員長） 小泉直子（委員長代理*）
小泉直子 坂本元子 中村靖彦 本間清一 見上彪	小泉直子 長尾拓 野村一正 畠江敬子 本間清一	長尾拓 野村一正 畠江敬子 廣瀬雅雄** 本間清一

(2009年7月1日から)

小泉直子（委員長）
見上彪（委員長代理***）
長尾拓
野村一正
畠江敬子
廣瀬雅雄
村田容常

* : 2007年2月1日から

** : 2007年4月1日から

*** : 2009年7月9日から

<食品安全委員会汚染物質・化学物質専門調査会合同ワーキンググループ専門委員名簿>

(2007年3月31日まで)

汚染物質専門調査会

安藤 正典	佐藤 洋 (座長)
千葉 百子	広瀬 明彦
前川 昭彦	
化学物質専門調査会	
太田 敏博	
立松 正衛 (座長代理)	
廣瀬 雅雄	

(2007年9月30日まで)

汚染物質専門調査会

安藤 正典	佐藤 洋 (座長)
千葉 百子	広瀬 明彦
前川 昭彦	
化学物質専門調査会	
太田 敏博	
渋谷 淳	
立松 正衛 (座長代理)	

<食品安全委員会化学物質・汚染物質専門調査会専門委員名簿>

(2007年10月1日から)

佐藤 洋 (座長)
立松正衛 (座長代理)

阿部宏喜	香山不二雄	遠山千春*
安藤正典*	川村 孝	永沼 章
井口 弘	河野公一	長谷川隆一**
圓藤吟史*	佐々木久美子	広瀬明彦*
圓藤陽子*	渋谷 淳*	前川昭彦*
太田敏博*	千葉百子**	安井明美
大前和幸	津金昌一郎	鰐渕英機
奥田晴宏		

* : 幹事会

* : 清涼飲料水部会

<食品安全委員会化学物質・汚染物質専門調査会専門委員名簿>

(2009年10月1日から)

佐藤 洋 (座長)

立松正衛 (座長代理)

青木康展*

白井智之

村田勝敬

安藤正典*

津金昌一郎

安井明美

圓藤吟史*

寺本敬子

山内 博

圓藤陽子*

遠山千春

山中健三

太田敏博**

中室克彦*

吉永 淳

川村 孝

長谷川隆一**

鰐渕英機

熊谷嘉人*

花岡研一

渋谷 淳**

広瀬明彦*

* : 幹事会

* : 清涼飲料水部会

要 約

清涼飲料水の規格基準改正に係る化学物質として、ニッケルの食品健康影響評価を行った。

評価に用いた試験成績は、急性毒性試験（ラット、ウサギ）、亜急性毒性試験（ラット）、慢性毒性試験及び発がん性試験（ラット、イヌ）、生殖・発生毒性試験（ラット）、遺伝毒性試験等の成績である。対象とするニッケル化合物は、主に硫酸ニッケル、塩化ニッケル、硝酸ニッケル等の化合物である。

一般のヒトで最もよくみられるニッケルの影響はアレルギー性接触皮膚炎である。

発がん性については、ニッケルの経口曝露による発がんリスクについての証拠がないことから、経口曝露での発がん性については現時点では判断できないと考えられる。

ニッケル化合物のうち、経口曝露の対象となる水溶性ニッケル化合物の遺伝毒性については、*in vitro*において各種の哺乳動物培養細胞に対して DNA 損傷、遺伝子突然変異、染色体異常を誘発するが、*in vivo*での小核試験は総合的に陰性と判断された。一方、遺伝子突然変異に関する *in vivo* 試験の報告はなく、現時点では不明である。

ニッケルの非発がん毒性に関する耐容一日摂取量（TDI）については、ラットの硫酸ニッケル六水和物水溶液の 104 週間強制経口投与試験あるいはラットの硫酸ニッケル六水和物の強制経口投与による二世代生殖・発生毒性試験の無毒性量（NOAEL）がいずれもニッケルとして 2.2 mg/kg 体重/日であり、不確実係数 100（種差、個人差各 10）を適用して TDI は 22 µg/kg 体重/日と算出される。

しかし、この TDI は、ニッケルに対してアレルギー性皮膚炎となったヒトの保護には十分でないと考えられる。そこで、空腹時に、ニッケルに高感受性のヒトへの飲水投与による、手の湿疹の悪化及び斑点状丘疹の拡大に基づく最小毒性量（LOAEL）12 µg/kg 体重/日を用い、これはニッケルに高感受性のヒトへの曝露に基づく値であるため、個人差に関する不確実係数を適用せず、ニッケルの TDI は 12 µg/kg 体重/日となった。

以上、ニッケルの TDI を 12 µg/kg 体重/日と設定した。

4 **I. 評価対象物質の概要**

5 **1. 用途**

6 ステンレス鋼、特殊鋼、メッキ、蓄電池、非鉄合金、触媒等
7 鉱山排水、工場排水あるいはニッケルメッキ製品からの溶出により水道水に混入
8 することがある（参照1）。

9 **2. 一般名**

10 ニッケル

12 **3. 化学名**

14 IUPAC

15 和名：ニッケル

16 英名：nickel

17 CAS No. : 7440-02-0

19 **4. 元素名**

20 Ni

22 **5. 原子量**

23 58.7

25 **6. 物理化学的性状**

26 ニッケル化合物には様々な化学形態があるが、本評価書に引用したもののうち主な
27 ものの物理化学的性状を以下に示す。

名称	ニッケル	硫酸ニッケル	塩化ニッケル	硝酸ニッケル	酢酸ニッケル
化学式	Ni	NiSO ₄ NiSO ₄ ・6H ₂ O	NiCl ₂ NiCl ₂ ・6H ₂ O	Ni(NO ₃) ₂ Ni(NO ₃) ₂ ・6H ₂ O	Ni(CH ₃ CO ₂) ₂ Ni(CH ₃ CO ₂) ₂ ・4H ₂ O
CAS No.	7440-02-0	7786-81-4(無) 10101-97-0(六)	7718-54-9(無) 7791-20-0(六)	13138-45-9 (無) 1378-00-7 (六)	373-02-4(無) 6018-89-9(四)
外観	銀色固体	緑色固体(無) 青緑色固体(六)	黄色固体(無) 緑色固体(六)	緑色固体(無)	緑色固体(四)
沸点	2,910°C	データなし	1,001°C (封管中)(無)	137°C (分解(六))	データなし
融点	1,455°C	280°Cで六水和物 は無水物に変化、 848°Cで無水物は 分解	973°C(華)(無)	56.7°C(六)	250°C(分解)(四)
密度 (g/cm ³)	8.9	3.68(無) 2.07(六)	3.55(無)	2.05(六)	1.744(四)
水への 溶解性	不溶	293g/L(0°C)(無) 404g/kg(25°C)(六)	642g/L(20°C) (無) 675g/kg(25°C) (六)	992g/kg(25°C) (六)	160g/L (温度不明)(四)

4 (無) : 無水物、(六) : 六水和物、(四) : 四水和物
 5

6 7. 現行規制等

7 (1) 法令の規制値等

8 水質基準値 (mg/L) : なし

9 水質管理目標値 (mg/L) : 0.01 (ニッケルの量に関して) (暫定)

10 環境基準値 (mg/L) : なし

11 要監視項目指針値 (mg/L) : なし

12 その他基準: 労働安全衛生法; 作業環境評価基準 (mg/m³)

13 0.1 (Niとして、粉状のものに限る)

14 (2) 諸外国等の水質基準値又はガイドライン値

15 WHO (mg/L) : 0.07 (第3版)

16 EU (mg/L) : 0.02

17 米国環境保護庁 (EPA) (mg/L) : なし

18 欧州大気質ガイドライン (μg/m³) (参照2) : UR 値 4×10^{-4}

19 Codex Standard for Natural Mineral Waters (mg/L) : 0.02

20 II. 安全性に係る知見の概要

21 WHO 飲料水水質ガイドライン、EPA／統合リスク情報システム (IRIS) のリスト、
 22 米国有害物質・疫病登録局 (ATSDR) の毒生物学的プロファイル、国際がん研究機関

(IARC) のモノグラフ、WHO 国際化学物質安全性評価書、EU のリスク評価書、独立行政法人 製品評価技術基盤機構及び財団法人 化学物質評価研究機構の化学物質の初期リスク評価書等を基に、毒性に関する主な科学的知見を整理した（参照 3~10）。

なお、本報告書の II. 1. 及び 2.においては、ニッケル化合物の重量から換算したニッケル元素としての重量を mg Ni と表記した。

1. 毒性に関する科学的知見

(1) 体内動態

① 吸収

経口摂取されたニッケルはほとんど吸収されず、主として糞便に排泄される。一方、吸収されたニッケルは血清から速やかに消失し、尿に排泄される（参照 8）。

腸におけるニッケルの吸収メカニズムは明らかにされていない。鉄欠乏症では、*in vitro* 及び *in vivo* ともに腸でのニッケルの吸収が高まっており、腸粘膜細胞における鉄吸収の能動輸送によって、ニッケルの一部が吸収されることを示している（参照 11）。

灌流したラットの空腸では、高濃度の塩化ニッケルに対しニッケル取込みが飽和に達することが認められた（参照 12）。ラットの組織中の鉄濃度は飼料からのニッケル曝露によって上昇した（参照 13）。ニッケルは、血清中のヒスチジン錯体、アルブミン、 α_2 -マクログロブリンと結合する（参照 14）。

水溶性ニッケル化合物の飲料水からの吸収率は食物に比べると高い。水溶性ニッケル化合物（硫酸ニッケル、塩化ニッケル、硝酸ニッケル）をラットに単回経口投与すると、24 時間後に 10~34% が吸収された。一方、不溶性又は難溶性ニッケル化合物（酸化ニッケル、ニッケル、硫化ニッケル、亜硫化ニッケル）の単回経口投与では、24 時間後の吸収は 2% 未満であった。投与前に動物を絶食させた場合については不明である。ニッケル濃度は腎臓及び肺で最も高く、肝臓では低かった（参照 15）。

ヒトでは、12 時間絶食した 10 人のボランティアに、硫酸ニッケルを添加した飲料水を飲水させたところ、ニッケルの $27 \pm 17\%$ が吸収され、硫酸ニッケルを添加したスクランブルエッグを摂取させたところ、腸で吸収されるニッケルはわずか 1% であった。吸収されたニッケルの半減期は、平均 28 ± 9 時間であった（参照 16）。空腹の被験者に、5 mg のニッケルを添加したフィチン酸を豊富に含む米国の朝食又はグアテマラの食事を摂取させた場合、ニッケルの血漿濃度は空腹時の濃度以上には上昇しなかった。同量のニッケルを水に添加した場合は、血漿中のニッケル濃度が 4~7 倍に上昇した。牛乳、茶、コーヒー又はオレンジジュースに添加したニッケルの吸収は、水からのニッケルの吸収よりも有意に少なかった（参照 17）。飲料水からのニッケルの吸収に、絶食及び食物摂取が及ぼす影響を調べる目的で二つの試験が実施された。絶食した男性にニッケル $12 \mu\text{g}/\text{kg}$ 体重を添加した飲料水を与えた場合、スクランブルエッグとの同時摂取よりも、30 分又は 1 時間に飲水した場合のほうが迅速に吸収されることがわかった。また、血液中の最高濃度も後者が 13 倍高かった。 ^{60}Ni を、空腹状態でニッケルに高感受性の女性 20 人と性別・年齢をマッチングさせた 20 人に対して与えた同様の実験では、ニッケルの吸収と排泄に差はみられなかった（参照 18）。胎児の組織から検出されたニッケル濃度は、成人と同様の濃度であった（参照 19、20）。

ヒトが 1 日あたりに吸収するニッケルの量は、平均で食物からは約 10 µg、水からは約 5 µg であり、空腹時の胃における飲料水由来のニッケルの吸収率は食物からの吸収率の 10~40 倍である（参照 3）。

② 分布及び代謝

^{57}Ni 標識塩化ニッケルを経口投与したマウスの全身での保持率は、投与後 5 日には投与量の 1%未満であった（参照 21）。硫酸ニッケル（100 mg Ni/L）を 6 か月間飲水投与したラットの臓器にニッケルの蓄積が認められた。投与された動物の肝臓及び腎臓のニッケル濃度は非投与動物のそれぞれ 10 倍、2 倍で、腎臓と血液中のニッケル濃度はほぼ同じだった。3 か月及び 6 か月の投与期間中は、臓器中のニッケル濃度の上昇は認められなかった（参照 22）。

動物ではニッケルは胎盤を通過するという知見がいくつか報告されている（参照 8）。ラットに塩化ニッケルを筋肉内投与後、胎児にニッケル濃度の上昇が認められ、ニッケル濃度が最も高かったのは膀胱であった（参照 23）。塩化ニッケルの単回皮下投与後、ラットの乳汁で用量依存的なニッケル濃度の増加が認められた。濃度の乳汁／血漿比は 0.02 であった（参照 24）。

ヒトでは、定期的に血液透析を受けている患者の血中ニッケル濃度は、1.5~1.9 µg/L の範囲であった（参照 25、26）。ニッケルの汚染が非常に高い地域で職業曝露以外の経路で曝露された被験者からは、対照地域に居住する被験者に比べて有意に高い血中ニッケル濃度が認められている（水道水中のニッケル濃度：対照地域 0.6±0.2 µg/L、汚染地域 109±46 µg/L。血中ニッケル濃度：対照地域 0.2±0.2 µg/L、汚染地域 0.6±0.3 µg/L）（参照 25）。Templeton らによると、健康な成人の血中ニッケル濃度は 0.2 µg/L 以下、尿中ニッケル濃度は 1~3 µg/L であるとしている（参照 27）。

ニッケルは授乳中の女性の母乳にも排泄される（参照 8）米国で報告された研究では、母乳中のニッケル濃度は約 15 µg/kg 体重であった（参照 55；参照 9 から引用）。

③ 排泄

経口摂取されたニッケルはほとんど吸収されず、主として糞便に排泄される。一方、吸収されたニッケルは血清から速やかに消失し、尿に排泄される（参照 8）。塩化ニッケルをラットに皮下投与後の、ニッケルの胆汁排泄率は投与量の 0.5%未満であった（参照 28）。

ヒトでは、12 時間絶食したボランティアに、20 µg/kg 体重の ^{61}Ni 標識硝酸ニッケルを 1 L の水に溶解して飲水させたところ、血清中のニッケル濃度は 2 時間後に最高値 34 µg/L を示し、96 時間後までに、摂取量の 27%が尿中に排泄された（参照 27）。ニッケル中毒で死亡したヒト症例では、ニッケルの胆汁中への排泄は主要な経路でないことが示されている（参照 29）。

（2）実験動物等への影響

① 急性毒性試験

ニッケルの急性毒性の経口半数致死量（LD₅₀）は、ラットの雄で 72 mg/kg 体重（325 mg 硫酸ニッケル六水和物/kg）、雌で 61 mg/kg 体重（275 mg 硫酸ニッケ

4 ル六水和物/kg) である。主な症状として、下痢、手足の腫れ、運動失調等がみられた（参照 30；参照 9 から引用）。

5 ウサギやラットに 3~6 mg/kg 体重という大量のニッケルを腹腔内投与した後に
6 腎機能に現れる影響（尿細管や糸球体の病変を含む）が、数人の研究者によって報
7 告されている（参照 122；参照 8 から引用）。

8 ② 亜急性毒性試験

9 a. 6 週間亜急性毒性試験（ラット）

10 O.S.U.brown ラット（性別不明、各投与群 6 匹）における酢酸ニッケル（0、
11 100、500、1,000 ppm : 0、5、25、50 mg Ni/kg 体重/日）の離乳直後から 6 週
12 間の混餌投与試験が行われた。各投与群で認められた毒性所見を表 1 に示す。

13 500 及び 1,000 ppm 投与群で、対照群と比較して体重増加、ヘモグロビン量及
14 び血漿アルカリホスファターゼ (ALP) が有意に減少したが、100 ppm 投与群では
15 影響は認められなかった（参照 13）。

16 表 1 ラット 6 週間亜急性毒性試験

試験物質	投与群	性別不明
酢酸ニッケル	500 ppm (25 mg Ni/kg 体重/日)以上	体重増加抑制、ヘモグロビン量及び血漿 ALP の減少
	100 ppm (5 mg Ni/kg 体重/日)	毒性所見なし

20 b. 13 週間亜急性毒性試験（ラット）

21 SD ラット（雄、各投与群 8 匹）における硫酸ニッケル六水和物（0、44.7、111.75、
22 223.5 mg Ni/L : 0、4.5、11.2、22.4 mg Ni/kg 体重/日）の 13 週間飲水投与試験
23 が行われた。各投与群で認められた毒性所見を表 2 に示す。

24 明らかな臨床症状はみられなかったが、最高投与群で対照群と比較して平均体
25 重が 4% 減少した。11.2 mg Ni/kg 体重/日以上の投与群で肝臓の絶対/相対重量の
26 減少がみられた。リンパ球（T 細胞及び B 細胞）が 4.5 mg Ni/kg 体重/日投与群
27 で誘導されたが、最高投与群では抑制された。組織検査では肉眼的変化も顕微鏡
28 的変化も認められなかった（参照 10、31）。

29 EU のリスク評価は NOAEL を 4.5 mg Ni/kg 体重/日、LOAEL を 11.2 mg Ni/kg
30 体重/日とした（参照 9）。

31 表 2 ラット 13 週間亜急性毒性試験

試験物質	投与群	雄
硫酸ニッケル六水和物	223.5 mg Ni/L (22.4 mg Ni/kg 体重/日)	平均体重減少、リンパ球（T 細胞及び B 細胞）の誘導の抑制
	111.75 mg Ni/L (11.2 mg Ni/kg 体重/日)以上	肝臓の絶対/相対重量の減少
	44.7 mg Ni/L (4.5 mg Ni/kg 体重/日)以上	リンパ球（T 細胞及び B 細胞）の誘導

32 c. 90 日間亜急性毒性試験（ラット）

F344 ラット(雌雄、各投与群 10 匹)における硫酸ニッケル六水和物水溶液(0、50、75、100、125、150 mg/kg 体重/日 : 0、11、17、22、28、33 mg Ni/kg 体重/日)の 90 日間強制経口投与試験 (OECD TG408、GLP 準拠) が行われた。各投与群で認められた毒性所見を表 3 に示す。

125 及び 150 mg/kg 体重/日投与群の雄の体重減少が著しかったため、28 日目より雄の投与量をそれぞれ 30 mg/kg/日 (7 mg Ni/kg 体重/日) 及び 15 mg/kg/日 (3.5 mg Ni/kg 体重/日) に変更した。150 mg/kg 体重/日投与群の雌 1 匹が 44 日目に死亡したが原因については記載されていない。一般症状としては流涎、活動低下がみられ、全投与群の投与初期 2 週間及び高投与群の全期間で顕著であった。全投与群で肝臓、腎臓等の有意な絶対重量の減少及び相対重量の増加がみられたが、病理組織学的検査では変化は認められなかった。唯一の有意な有害影響は体重增加抑制で全投与群とも対照群に比べ 8~13% 抑制された (参照 32; 参照 9、10 から引用)。

EU のリスク評価は、全ての投与群で体重增加抑制が生じたことから、雄の LOAEL を 7 mg Ni/kg 体重/日 (30 mg/kg 体重/日、28 日目に 125 mg/kg 体重/日より低減)、雌の LOAEL を 11 mg Ni/kg 体重/日 (50 mg/kg 体重/日) とした (参照 9)。

表 3 ラット 90 日間亜急性毒性試験

試験物質	投与群	雄	雌
硫酸ニッケル 六水和物	150 mg/kg 体重日/日 (33 mg Ni/kg 体重/日)	流涎、活動低下	流涎、活動低下
	50 mg/kg 体重日/日 (11 mg Ni/kg 体重/日) 以上	体重增加抑制 肝臓、腎臓等の絶対重量の減少、相対重量の増加	体重增加抑制
	30 mg/kg 体重日/日 (7 mg Ni/kg 体重/日) 以上		—

d. 90 日間亜急性毒性試験 (ラット)

SD ラット(雌雄、各投与群 30 匹)における塩化ニッケル六水和物 (0、5、35、100 mg Ni/kg 体重/日) の 90 日間強制経口投与試験が行われた。各投与群で認められた毒性所見を表 4 に示す。

雌雄の 35 及び 100 mg Ni/kg 体重/日投与群で、体重減少、雄で摂餌量の低下がみられた。昏睡、運動失調、不規則呼吸、体温低下、流涎、四肢の変色が主に 100 mg Ni/kg 体重/日投与群でみられ、5 mg Ni/kg 体重/日投与群では有意な症状はみられなかった。死亡が 100 mg Ni/kg 体重/日投与群では全数、35 mg Ni/kg 体重/日投与群では雄が 6/30、雌が 8/30 でみられた。35 mg Ni/kg 体重/日投与群での死亡のうち、雄の 3/6、雌の 5/8 は投与手法の不適切さによる。病理解剖では、35 mg Ni/kg 体重/日投与群の雄で、腎臓・肝臓・脾臓の絶対重量、雌で右腎臓の絶対重量の減少が有意にみられた。(参照 33; 参照 5、10 から引用)

EPA は、体重及び臓器重量の減少から、NOAEL を 5 mg Ni/kg 体重/日、LOAEL

4 を 35 mg Ni/kg 体重/日としている（参照 5）。

5 ATSDR は、用量を 0、1.2、8.6、25 mg Ni/kg 体重/日と換算して、NOAEL
6 を 1.2 mg Ni/kg 体重/日、LOAEL を 8.6 mg Ni/kg 体重/日としている（参照 6）。

7 8 表 4 ラット 90 日間亜急性毒性試験

試験物質	投与群	雄	雌
塩化ニッケル 六水和物	100 mg Ni/kg 体重/日	全数死亡(60/60)、昏睡、運動失調、不規則呼吸、体温低下、流涎、四肢の変色	
	35 mg Ni/kg 体重/日以上	死亡(6/30)、体重及び摂餌量減少、腎臓・肝臓・脾臓の絶対重量減少	死亡(8/30)、体重減少、右腎臓の絶対重量の減少
	5 mg Ni/kg 体重/日	毒性所見なし	

9
10 e. 6 か月間慢性毒性試験（ラット）

11 Wistar ラット（雌雄、各投与群 20 匹）における硫酸ニッケル(0、100 mg Ni/L :
12 雄 6.9 mg Ni/kg 体重/日、雌 7.6 mg Ni/kg 体重/日) の最大 6 か月間飲水投与試
13 験が行われた。認められた毒性所見を表 5 に示す。

14 投与群で腎相対重量の増加が認められ、雌の尿中アルブミン量が増加したが、
15 尿中の総タンパク質、 β -2-マイクログロブリン、N-アセチル- β -D-グルコサミニ
16 ダーゼ、乳酸脱水素酵素(LDH)に変化はみられなかった（参照 10、35）。

17 EU のリスク評価は、雌の尿中アルブミン量増加から LOAEL を 7.6 mg Ni/kg
18 体重/日とした（参照 9）。

20 21 表 5 ラット 6 か月間慢性毒性試験

試験物質	投与群	雄	雌
硫酸ニッケル	100 mg Ni/L (雄 6.9 mg Ni/kg 体重/日、 雌 7.6 mg Ni/kg 体重/日)	腎相対重量増加	腎相対重量増加、尿中アル ブミン量増加

22
23 ③ 慢性毒性試験及び発がん性試験

24 実験動物でニッケル化合物の発がん性を調べた試験は多数存在する（参照 7、36）。
25 一般に、腫瘍はニッケル化合物の投与部位に誘発され、例えば、ニッケル化合物の
26 中には、注射部位に肉腫を誘発するものがある（参照 37）。また、異なる系統の
27 マウス (C57BL、B6C3F₁、C3H) で、注射部位の肉腫発生頻度に著しい差がある
28 ことが報告されている（参照 38）。しかし、ニッケル化合物の経口投与による発
29 がん性試験は限られている（参照 3）。

30
31 a. 2 年間慢性毒性／発がん性併合試験（ラット）

32 Wistar ラット（雌雄、各投与群 25 匹）における硫酸ニッケル六水和物（0、
33 100、1,000、2,500 ppm : 0、5、50、125 mg Ni/kg 体重/日（WHO 換算））の

2 年間混餌投与試験が行われた。各投与群で認められた毒性所見を表 6 に示す。
 1,000 及び 2,500 ppm 投与群では雌雄ともに体重増加の抑制がみられた。しかし、これらは摂餌量減少の影響であり、特に 2,500 ppm 投与群において、その影響がより大きいものと考えられた。全体として生存率は非常に低く、特に対照群と 2,500 ppm 投与群が低かった。1,000 及び 2,500 ppm 投与群の雌では、対照群と比較して肝相対重量が約 20% 減少し、心臓相対重量が約 30% 増加した。ニッケル曝露と関連のある臓器の肉眼的又は病理学的所見は認められなかった。ニッケル濃度が最も高かったのは腎臓であった。また、対照群との間に腫瘍発生頻度の差は認められなかった（参照 10、39）。

WHO は、この試験の NOAEL を雌の肝臓及び心臓の重量変化を指標として 5 mg Ni/kg 体重/日とした。しかし、この試験は、全体的に生存率が低く、現行の長期試験基準を満たしていない。雌のラットの臓器重量で観察された変化は、摂餌量及び飲水量の変化が一因である可能性がある。また、臓器相対重量には 20 ~30% の変化があったが、動物の肉眼検査結果および病理組織学的検査結果はどちらも陰性であった。したがって、認められた臓器相対重量の変化がニッケルの毒性作用ではなく、むしろ飲水量や摂餌量の減少に起因した可能性は否定できない。死亡率が高いうえに死因に関する情報が欠如しているため、この試験はニッケルの経口投与による発がん性の評価という点では価値があるとはいえない（参照 3）。

EU のリスク評価は、飼料摂取を 100 g /kg 体重/日と仮定した Ni 摂取量換算値（0、10、100、250 mg Ni/kg 体重/日）から、NOAEL を 10 mg Ni/kg 体重/日、LOAEL を 100 mg Ni/kg 体重/日とした（参照 9）。

表 6 ラット 2 年間慢性毒性／発がん性併合試験

試験物質	投与群	雄	雌
硫酸ニッケル 六水和物	1,000 ppm (50 mg Ni/kg 体重/日) 以上	体重増加抑制	体重増加抑制、肝臓相対重量減少、心臓相対重量増加
	100 ppm (5 mg Ni/kg 体重/日) 以上		毒性所見なし

b. 104 週間慢性毒性／発がん性併合試験（ラット）

Fischer344 ラット（雌雄、各投与群 60 匹）における硫酸ニッケル六水和物水溶液（0、10、30、50 mg/kg 体重/日；0、2.2、6.7、11 mg Ni/kg 体重/日）の 104 週間（1 回/日）強制経口投与試験（OECD TG451）が行われた。各投与群で認められた毒性所見を表 7 に示す。

対照群に対し用量依存的な体重増加抑制が、雄の全投与群（用量順に 5%、11%、12%）、雌の全投与群（用量順に 4%、8%、10%）でみられ、中及び高投与群では有意であった。この体重増加抑制と摂取量減少との関連はみられなかった。用量依存的な生存率減少が、雌の全投与群（用量 0 から用量順に 23%、33%、43%、45%）でみられ、中及び高投与群では有意であった。雄には明確な用量依存性（用量 0 から用量順に 60%、48%、50%、57%）はみられなかった。非腫

4 瘢性の顕微鏡的所見がみられたが被験物質との関連はないと判断された。また、
 5 曝露に関連した腫瘍の増加はみられなかつたため、ラットの経口曝露での発がん
 6 性の可能性はないことが示され、吸入曝露がニッケルでの発がん性の可能性がある
 7 唯一の経路であることを示している（参照 40；参照 10、41 から引用）。

8 EU のリスク評価は、有意な体重増加抑制及び雌の生存率減少から LOAEL を
 9 6.7 mg Ni/kg 体重/日、NOAEL を 2.2 mg Ni/kg 体重/日とした。（参照 9）

10 11 表 7 ラット 104 週間慢性毒性／発がん性併合試験

試験物質	投与群	雄	雌
硫酸ニッケル 六水和物	30 mg mg/kg 体重/日 (6.7 mg Ni/kg 体重/日)以上	有意な用量依存的体重增加抑制	有意な用量依存的体重增加抑制及び生存率減少
	10 mg mg/kg 体重/日 (2.2 mg Ni/kg 体重/日)以上	用量依存的体重增加抑制	用量依存的体重增加抑制及び生存率減少

12 c. 生涯慢性毒性／発がん性併合試験（ラット）

13 Long-Evans ラット（雌雄、各投与群 52 匹）におけるニッケル（水溶性塩）
 14 (0、5 ppm) の生涯飲水投与試験が行われた。

15 投与による生存率や発生病変への影響はみられず、また、腫瘍発生頻度は、対
 16 照群に比べて高くなかった（参照 42）。

17 d. 2 年間慢性毒性／発がん性併合試験（イヌ）

18 ビーグル犬（雌雄、各投与群 3 匹）における硫酸ニッケル（0、100、1,000、
 19 2,500 ppm : 0、2.5、25、62.5 mg Ni/kg 体重/日（WHO 換算））の 2 年間混餌
 20 投与試験が行われた。認められた毒性所見を表 8 に示す。

21 2,500 ppm 投与群で、体重増加抑制、腎臓・肝臓の相対重量増加、及び肺の病
 22 理学的变化が観察された。腫瘍の増加はみられなかつた（参照 10、39）。

23 WHO は、この試験における NOAEL を 25 mg Ni/kg 体重/日としている（参
 24 照 3）。

25 EU のリスク評価は、飼料中 1 ppm は 0.075 mg/kg 体重/日相当と仮定した Ni
 26 摂取量換算値（0、7.5、75、188 mg Ni/kg 体重/日）から、NOAEL を 75 mg Ni/kg
 27 体重/日、LOAEL を 188 mg Ni/kg 体重/日とした（参照 9）。

31 表 8 イヌ 2 年間慢性毒性／発がん性併合試験

試験物質	投与群	雄雌
硫酸ニッケル	2,500 ppm (62.5 mg Ni/kg 体重/日)	体重増加抑制、腎臓・肝臓の相対重量増加、 肺の病理学的变化
	1,000 ppm (25 mg Ni/kg 体重/日)	毒性所見なし
	100 ppm (2.5 mg Ni/kg 体重/日)	

[参考]**発がん機序**

Goodman らによると、IARC は 2009 年にニッケル化合物のヒト発がん性を再評価中である。Goodman らは疫学、毒性、発がん作用機序データの証拠の重み付け解析を行い限られた疫学的証拠より、水溶性ニッケル化合物への曝露は非水溶性ニッケルの存在下で発がんリスクを増加させることを示唆している。水溶性ニッケル化合物が動物に対して経口投与により発がん作用を示すという証拠はないが、ラットに対して飲水投与による腎発がんプロモーション作用が見いだされている。作用機序データにより、水溶性ニッケル化合物はニッケルイオンを十分に標的細胞の核に到達させることができないので、*in vivo*において遺伝毒性影響の原因とはなり得ないことが示唆される。また、ニッケルイオンの非遺伝毒性機序による発がん作用がいくつか示唆されているが、水溶性ニッケル化合物が *in vivo*において同様の影響を生じさせるのか、生じさせる場合は、これらの影響が結果として発がんプロモーションに結びつくかは不明である。作用機序データは、水溶性ニッケルがプロモーターである可能性と、必ずしも発がん性を示さない可能性を同程度に支持している。証拠の重み付けは、水溶性ニッケル化合物が経口投与において発がん物質として作用することを示しておらず、腫瘍プロモーターとして作用する可能性についての限られた証拠があるのみである（参照 43、参照 127）。

④ 免疫毒性試験

ニッケル塩は T 細胞系に影響を及ぼし、ラット及びマウスのナチュラルキラー (NK) 細胞の活性を抑制する（参照 8）。*in vitro* 試験において、ニッケルに曝露されたヒトリンパ球及びマウスの脾臓において、マイトジエン依存のリンパ球刺激が抑制されたという報告がある（参照 8、44、126）。

180 日間免疫毒性試験（マウス）

B6C3F₁ マウス（雌、各投与群 10 匹）における硫酸ニッケル（0、1、5、10 g/L : 0、44、108、150 mg Ni/kg 体重/日）の 180 日間飲水投与試験が行われ、免疫機能が調べられた。各投与群で認められた毒性所見を表 9 に示す。

5 g/L 及び 10 g/L 濃度群で飲水量が減少した。1 g/L 以上の濃度群で胸腺皮質サイズの減少を特徴とする中等度の胸腺萎縮及び胸腺重量の減少がみられたが、ニッケルによって免疫抑制（NK 細胞活性又は T 細胞マイトジエンに対する反応）は誘発されなかった。また、顆粒球-マクロファージ増殖性反応も起こったが、Dieter らは、これは他の関連する免疫のパラメーターに変動がないため、骨髄系の影響（骨髄細胞密度の減少）による二次的な影響と推定している。5 g/L 以上の濃度群で中等度の尿細管ネフローゼが認められた。10 g/L の濃度群でヒツジ赤血球によるプラーク形成細胞の反応低下、脾臓細胞密度の減少がみられた（参照 10、45）。

WHO は、この試験における LOAEL を 44 mg Ni/kg 体重/日とした（参照 3）。EU のリスク評価は、LOAEL を 44 mg Ni/kg 体重/日あるいは硫酸ニッケル六水和物と仮定した Ni 摂取量換算値（0、25、64、88 mg Ni/kg 体重/日）から 25 mg Ni/kg 体重/日とした（参照 9）。

4

表 9 マウス 180 日間免疫毒性試験

試験物質	投与群	雌
硫酸ニッケル	10 g/L (150 mg Ni/kg 体重/日)	脾臓細胞密度の減少、ヒツジ赤血球のブラーク形成細胞反応低下
	5 g/L (108 mg Ni/kg 体重/日) 以上	飲水量の減少、中等度の尿細管ネフローゼ
	1 g/L (44 mg Ni/kg 体重/日) 以上	胸腺皮質サイズの減少(中程度の胸腺萎縮、胸腺重量減少)

5

⑤ 生殖・発生毒性試験

a. 一世代生殖・発生毒性試験（ラット）

ニッケルのラット二世代生殖・発生毒性試験（次項 b 参照）のための用量設定試験（用量設定及び一世代生殖毒性試験）を、ニッケルを添加した飲料水の嗜好性や、食品と混合された場合のニッケルの生物学的利用率を考慮して、強制経口投与により行った。

少数の動物を用いた用量設定試験（硫酸ニッケル六水和物による死亡の 95% 信頼下限は 170 mg/kg 体重/日）では、硫酸ニッケル六水和物（0、5、15、25、50、75、150 mg/kg 体重/日 : 0、1.1. 3.3、5.6、17、33 mg Ni/kg 体重/日）の強制経口投与において、150 mg/kg 体重/日で死亡が観察された（参照 46；参照 3、9 から引用）。

SD ラット（雌雄、各投与群 8 匹）に硫酸ニッケル六水和物（0、10、20、30、50、75 mg/kg 体重/日 : 0、2.2、4.5、6.7、11.2、16.8 mg Ni/kg 体重/日）を、F₀ 世代については交配 2 週間前から、F₁ 世代については出生後 21 日から強制経口投与する一世代生殖・発生毒性試験が行われた。各投与群で認められた毒性所見を表 10 に示す。

全投与群で、親動物の生存、成長、交尾行動、交尾、受胎能、着床、妊娠期間に影響はみられなかった。しかし、投与群の児動物における着床後／周産期の死亡率（すなわち、受胎児数/出生児数）の評価では、30 mg/kg 体重/日以上の投与群において統計学的死亡率が有意に上昇し、10 及び 20 mg/kg 体重/日投与群においては上昇したが有意ではなかった。また、一腹あたりの平均出生児数が 75 mg/kg 体重/日投与群では有意に減少した（参照 46；参照 9、10 から引用）。

EU のリスク評価は、新生児死亡率の増加から発生毒性の LOAEL を 2.2 mg Ni/kg 体重/日とした。しかし、親動物毒性の NOAEL は動物数が 8 匹と少なく、16.8 mg Ni/kg 体重/日と決めることはできないとしている（参照 9）。

31

32

表 10 ラット一世代生殖・発生毒性試験

試験物質	投与群	親動物	児動物
硫酸ニッケル 六水和物	75 mg /kg 体重/日 (16.8 mg Ni/kg 体重/日)	生存、成長、交尾行動、 交尾、受胎能、着床、 妊娠期間に影響なし	一腹あたりの平均出生 児数の減少
	30 mg/kg 体重/日 (6.7 mg Ni/kg 体重/日)以上		着床後／周産期死亡率 の統計学的に有意な上 昇
	10 mg/kg 体重/日 (2.2 mg Ni/kg 体重/日)以上		着床後／周産期の統計 学的死亡率の上昇

33

4 b. 二世代生殖・発生毒性試験（ラット）

5 SD ラット（雌雄、5群）に硫酸ニッケル六水和物（0、1、2.5、5.0、10 mg/kg
6 体重/日：0、0.2、0.6、1.1、2.2 mg Ni/kg 体重/日）を強制経口投与する二世代
7 生殖・発生毒性試験（OECD TG416）が行われた。F₀については、交配期間中、
8 妊娠期間中及び F₁ 世代が離乳するまで、離乳後は F₁ 世代に引き続いて投与し、
9 F₁ 世代が成長、交配して F₂ 世代を出産し、F₂ 世代が離乳するまで続けた。F₀
10 世代の雄に対しては、成長過程の少なくとも完全精子形成周期 1 サイクルにわた
11 って被験物質を投与し、F₀ 世代の雌に対しては、成長過程の少なくとも完全発情
12 周期数サイクルにわたって被験物質を投与した。雄と雌の生殖器官と生殖行動に
13 及ぼす影響、及び出生児の成長と発達に及ぼす影響に特に重点を置いて、一般状
14 態の観察及び病理学的検査を行った。各投与群で認められた毒性所見を表 11 に
15 示す。

16 F₀ の生存率、体重、体重増加、摂餌量、一般状態並びに肝臓、生殖器官及び他の
17 器官の病理組織学的検査において、投与による影響はみられなかった。また、受胎率、
18 発情周期、成熟度についても投与の影響はみられなかった。F₁ の生後 0
19 日までの着床後/周産期死亡率（着床数－生存出誕数）は 10 mg/kg 体重/日投与群
20 で高値であったが、統計学的には有意でなかった。F₂ におけるこの指標は対照群
21 とほぼ同じであった。また、F₁ の生存率、摂餌量、一般状態、病理組織学的検査
22 に投与による影響はみられなかった。体重増加は、2.5 及び 10 mg/kg 体重/日投
23 与群の授乳期 14～21 日間に有意に低かったが、この授乳最終期における体重増
24 加抑制は、一般的によくみられる現象であり、かつ、用量依存性がないため、毒
25 性学的に意義はないとした。

26 SLI では、これら着床後/周産期死亡率を含め、調べた全てのエンドポイントに
27 ついて、最高用量 10 mg/kg 体重/日（2.2 mg Ni/kg 体重/日）をラットの親動物
28 及び出生児に対する NOAEL とした（参照 47；参照 9、10 から引用）。

30 表 11 ラット二世代生殖・発生毒性試験

試験物質	投与群	親動物	児動物
硫酸ニッケル 六水和物	10 mg/kg 体重/日 (2.2 mg Ni/kg 体重/日)	雌雄生殖器官、生殖行 動への影響なし	出生児の成長・発達への 影響なし F ₁ の生後 0 日までの着床 後/周産期死亡率の高値 (統計学的には有意では ない)
	5 mg/kg 体重/日 (1.1 mg Ni/kg 体重/日)		
	2.5 mg/kg 体重/日 (0.6 mg Ni/kg 体重/日)		毒性所見なし
	1 mg/kg 体重/日 (0.2 mg Ni/kg 体重/日)		

31 c. 二世代生殖・発生毒性試験（ラット）

32 SD ラット（雌雄、各投与群 30 匹）に塩化ニッケル六水和物（0、50、250、

500 ppm : 0、7、31、52 mg Ni/kg 体重/日) を F₀ の交配開始前 90 日から F₂ の離乳まで飲水投与する二世代生殖・発生毒性試験が行われた。各投与群で認められた毒性所見を表 12 に示す。

F₀ 世代の 500 ppm 投与群において、母動物の体重及び肝臓絶対/相対重量の低下に加え、用量依存的な一腹あたりの生存児数の減少及び児動物の体重低下並びに新生児死亡率の増加が認められた。F₁ 世代では、250 及び 500 ppm 投与群の 3~7 週齢で用量依存的死亡率の増加がみられた。F₁ の交配結果についても用量依存的な一腹あたりの生存児数の減少と一腹あたりの児動物の死亡率の上昇があったが、これは高用量群においてのみ有意であった。曝露された動物において摂餌量及び飲水量の減少が観察された(参照 48; 参照 10、49 から引用)。

WHO は以下の理由により、この試験では統計学的処理に加えて、他の要因が試験結果に影響していると判断している。最も重要なのは、妊娠期間中及び生後初期の特定の時期に、室温が通常よりも最大 6°C 高く、湿度が通常よりも低いという条件上の問題である。胎児発達期間中の 6°C 高い室温は悪影響を与えることが知られている。

したがって、WHO は、NOAEL を 7 mg Ni/kg 体重/日と判断しているが、この試験で報告された影響とニッケル曝露を直接関係づけることは難しいとしている(参照 48)。

表 12 ラット二世代生殖・発生毒性試験

試験物質	投与群	母動物	児動物
塩化ニッケル 六水和物	500 ppm (52 mg Ni/kg 体重/日)	体重及び肝臓の絶対/相対重量の低下	用量依存的一腹あたりの生存児数減少、体重低下、新生児死亡率增加
	250 ppm (31 mg Ni/kg 体重/日)以上		F ₁ の 3~7 週齢での用量依存的死亡率の増加、F ₁ 交配での用量依存的一腹あたり生存児数減少と児動物の一腹あたり死亡率增加(高投与群のみ有意)
	50 ppm (7 mg Ni/kg 体重/日)以上	摂餌量及び飲水量の減少 (他の要因が影響していると判断)	

d. 二世代生殖・発生毒性試験(ラット)

Long-Evans ラット(雌、各投与群 34 匹)に塩化ニッケル六水和物(0、10、50、250 ppm : 0、1.3、6.8、31.6 mg Ni/kg 体重/日)を交配前 11 週間と、その後に続く 2 回の妊娠期間中(G₁、G₂)及び授乳期間中(L₁、L₂)に飲水投与する生殖・発生毒性試験が行われた。雄は非投与で交配させた。児動物については離乳まで観察した。各投与群で認められた毒性所見を表 13 に示す。

250 ppm 投与群の母動物は、対照群に比べて体重あたりの飲水量(交配前、G₁、G₂)が少なく、摂餌量(交配前、G₂、L₂)が多くなった。中及び高用量投与群では、母動物の体重増加量(G₁)が減少した。児動物の出生時体重には影響がなかった。また、50 ppm 投与群の児動物(L₁)では雄のみ体重増加量が減少し

た。一腹あたりの死亡児数の割合は、高用量投与群 (L_1) 及び低用量投与群と高用量投与群 (L_2) で有意に増加し (L_2 の中用量投与群での増加は統計学的有意に近かった)、用量依存的であった。 L_2 期間の出産後 1 日における各用量投与群で一腹あたりの死亡児数が有意に増加したが、生後 21 日目での死亡児数は中用量群まで有意差がなかった。対照群について見ると、児動物の死亡がみられた腹数及び一腹あたりの全死亡児数は、 L_1 期間投与群よりも L_2 期間投与群のほうが少なかった。2 番目に生まれた児動物の離乳から 1 週間後に、最高用量投与群の母動物の血漿プロラクチン濃度が低下した。

Smith らは、この試験における生殖・発生毒性の LOAEL を 1.3 mg Ni /kg 体重/日であるとした（参照 10、50）。

表 13 ラット二世代生殖・発生毒性試験

試験物質	投与群	母動物	児動物
塩化ニッケル 六水和物	250 ppm (31.6 mg Ni/kg 体重/日)	飲水量（交配前、 G_1 、 G_2 ）の減少、 摂餌量（交配前、 G_2 、 L_2 ）の増加 血漿プロラクチン 濃度低下 (G_2)	L_1 ・ L_2 の用量依存の一腹 あたり死亡児割合の有 意な増加
	50 ppm (6.8 mg Ni/kg 体重/日) 以上	G_1 の体重増加抑制	L_1 (雄)の体重増加抑制
	10 ppm (1.3 mg Ni/kg 体重/日) 以上		L_2 の一腹あたり死亡児 割合の有意な増加、 L_2 の一腹あたり死亡児数 の有意な増加

e. 三世代生殖・発生毒性試験（ラット）

Wistar ラット（雌雄、各群投与 30 匹）に硫酸ニッケル六水和物 (0、250、500、1,000 ppm : 0、12.5、25、50 mg Ni/kg 体重/日) を 11 週間混餌投与し、同じ投与量群の雌雄を連続 7 日間、3 クール（計 21 日）交配させる三世代生殖・発生毒性試験が行われた。認められた毒性所見を表 14 に示す。

対照群と比較して F_0 では、1,000 ppm で体重増加抑制がみられた。死産児数の増加が F_1 世代の全投与群にみられたが、それ以降の世代の死亡率には影響がなかった。 F_0 及び F_1 世代の 1,000 ppm 投与群に離乳後の児動物の体重増加抑制がみられた。 F_1 及び F_2 世代で一腹あたりの生存出生児数及び一腹あたりの離乳児数は用量依存的に減少したが、統計解析は示されていない。いずれの世代でも全ての投与量で催奇形性は観察されなかった（参照 10、39）。

EU のリスク評価は、この検討での生殖毒性の NOAEL は 1,000 ppm (52-80mg Ni/kg 体重/日¹) となるが、限られたデータのため決められないとした。親動物毒性の NOAEL は 500 ppm (40mg Ni/kg 体重/日) とした（参照 9）。

表 14 ラット三世代生殖・発生毒性試験

¹ EU (参照 9) の摂取量換算は、動物体重:350g、摂餌量:18-28 g/動物/日と仮定した、13-20、26-40、52-80 mg Ni/kg 体重/日の推定曝露値としている。

試験物質	投与群	親動物	児動物
硫酸ニッケル 六水和物	1,000 ppm (50 mg Ni/kg 体重/日)	体重増加抑制	F ₀ 及び F ₁ の離乳後の体重 増加抑制
	500 ppm (25 mg Ni/kg 体重/日) 以上	—	—
	250 ppm (12.5 mg Ni/kg 体重/日) 以上	—	F ₁ の死産児数の増加

4
5 f. 三世代生殖・発生毒性試験（ラット）

6 Long-Evans ラット（5ペア）に水溶性ニッケル塩含有の水溶液（5 mg/L : 0.2
7 mg Ni/kg 体重/日）を飲水投与する三世代生殖・発生毒性試験が行われた。本試
8 験ではラットは微量金属（セレン、ヒ素、鉛等）を含む餌や水を与えられた。投
9 与群で認められた毒性所見を表 15 に示す。

10 各世代の同腹児数のわずかな減少が認められた（参照 51）。

11 EU のリスク評価は、他の金属類との相互作用がニッケルの毒性に寄与したと
12 考えられるため、信頼性に乏しいとしている。（参照 9）

13
14 表 15 ラット三世代生殖・発生毒性試験

試験物質	投与群	親動物	児動物
水溶性ニッケル塩	5 mg/L (0.2 mg Ni/kg 体重/日)	各世代の同腹児数のわずかな減少	

15 [参考]

16 腹腔内投与試験他

17 Balb/c マウス（雄、各投与群 10 匹）における硝酸ニッケル（六水和物 40、56
18 mg/kg (8、12 mg Ni/kg)) の単回腹腔内投与試験が行われた。12 mg Ni/kg 投
19 与群で投与後 3 及び 4 週間の雄の精子の受精能力の減少を引き起こした。8 mg
20 Ni/kg 投与群では影響はみられなかった（参照 52）。

21 Fischer344 ラット（雌、各投与群 6~13 匹）に妊娠 8 日に塩化ニッケル (16 mg
22 Ni/kg) 又は妊娠 6 日に亜硫化ニッケル (80 mg Ni/kg) を単回筋肉内投与する試
23 験が行われた。生存児数の減少及び胎児の低体重が認められた。胎児に先天異常
24 はなかった（参照 23）。

25 Sprague-Dawley ラット（雌、各投与群 5~6 匹）における塩化ニッケル (0、
26 50、100 μmol/kg : 0、3、6 mg Ni/kg) の授乳期間中 4 日間の皮下投与試験で、
27 乳汁組成の変化が観察された。また、6 mg Ni/kg 群の児動物の肝重量が減少了
28 した。塩化ニッケルの皮下注射による高用量投与は乳汁へのニッケルの排泄、乳汁
29 量や生成の変化をもたらす。しかし、Dostal らは、本試験は高用量を皮下投与し
30 た結果であるため、健康影響評価への使用には留意する必要があるとしている。
31
32 (参照 24)。

33 ⑥ 遺伝毒性試験

34 水溶性ニッケル化合物は、細菌を用いた突然変異試験では陰性であるが、哺乳

類培養細胞を用いた DNA 損傷試験、突然変異試験、及び染色体異常試験でいずれも陽性である。

Toxicology, Excellence for Risk Assessment (TERA) によるレビューでは、一般に水溶性ニッケル化合物は哺乳類培養細胞を用いた試験（遺伝子突然変異、姉妹染色分体交換（SCE）等の DNA 損傷、染色体異常、形質転換）において一貫して影響がみられるが、これらの試験の多くでは反応が弱く、毒性を示す用量で生じたものであるとしている（参照 55）。

ニッケル化合物（水溶性化合物）の *in vitro* 及び *in vivo* の試験結果を表 16、17 に示す。

a. *in vitro* 試験

(a) 突然変異

硫酸ニッケル及び塩化ニッケルは、サルモネラ菌 (*Salmonella Typhimurium*) を用いた復帰突然変異性試験で陰性であった（参照 56）。

硫酸ニッケルは、酵母 (*Saccharomyces cerevisiae*) を用いた復帰突然変異試験で陰性であった（参照 58）。

硫酸ニッケル及び塩化ニッケルは、マウスリンパ腫 L5178Y/TK^{+/+}細胞を用いた遺伝子突然変異試験で陽性であった（参照 60、64）。また、チャイニーズハムスターCHO-K1 由来 AS52 細胞を用いた突然変異試験では明確な用量反応性がみられず疑陽性であった（参照 63）。

塩化ニッケルは、チャイニーズハムスターV79 細胞を用いた遺伝子突然変異試験で陽性であった（参照 61、62）。

(b) 染色体異常

硫酸ニッケルは、ヒト末梢血リンパ球及びシリアンハムスター胚由来 HEC 細胞を用いた染色体異常試験で陽性であった（参照 65）。

塩化ニッケルは、チャイニーズハムスターCHO 細胞を用いた染色体異常試験で陽性であった（参照 67、68）。

(c) DNA 損傷

硫酸ニッケルは、チャイニーズハムスターDon 細胞及びヒトリンパ球を用いた SCE 試験で陽性であった（参照 65、69、70、71）。

塩化ニッケルは、Don 細胞を用いた SCE 試験（参照 70）、ヒトリンパ球のコメット試験（参照 73）、CHO 細胞を用いた DNA 鎮切断試験で陽性であった（参照 75）。

(d) その他

硫酸ニッケル及び塩化ニッケルは、マウス胚由来 C3H/10T1/2 細胞を用いた細胞形質転換試験で陰性の報告と、シリアンハムスター胚由来 HEC 細胞を用いた細胞形質転換試験で陽性の報告がある（参照 76、77）。

表 16 ニッケル *in vitro* 遺伝毒性試験結果

試験物質	試験の種類 (名称)	対象	試験結果		著者、発行年
			代謝活性有	代謝活性無	
原核生物					
NiCl ₂ NiSO ₄	復帰突然変異試験	<i>S.typhimurium</i> TA1535、TA1537、 TA1538、TA98、TA100		—	Arlauskas et al. 1985 (参照 56)
真核生物					
NiSO ₄	復帰突然変異試験	<i>S.cerevesiae</i>		—	Singh 1984 (参照 58)
哺乳類細胞					
NiCl ₂ NiSO ₄	遺伝子突然変異試験	マウスリンパ腫 L5178Y/TK ^{+/−} 細胞		+	Amacher & Pailet 1980 (参照 60) McGregor et al. 1988 (参照 64)
NiCl ₂	遺伝子突然変異試験	チャイニーズハムスターV79 細胞 (HGPRT locus)		+	Hartwig & Beyermann 1989 (参照 61) Miyaki et al. 1979 (参照 62)
NiCl ₂ NiSO ₄	遺伝子突然変異試験	チャイニーズハムスターCHO-K1 由来 AS52 細胞 (<i>gpt</i> locus)		±	Fletcher et al. 1994 (参照 63)
NiCl ₂	DNA 鎮切断試験	チャイニーズハムスターCHO 細胞		+	Hamilton-Koch et al. 1986 (参照 75)
		ヒト二倍体繊維芽細胞		—	
NiCl ₂	DNA 損傷試験 (コメット試験)	ヒトリンパ球		+	Wozniak and Blasich 2002 (参照 73)
NiSO ₄ NiCl ₂	SCE 試験	チャイニーズハムスターDon 細胞		+	Ohno et al. 1982 (参照 70)
NiSO ₄	SCE 試験	ヒトリンパ球		± ± +	Andersen 1983(参照 69) Larremedy et al. 1981(参照 65) Wulf 1980(参照 71)
NiCl ₂	染色体異常試験	チャイニーズハムスターCHO 細胞		+	Sen & Costa(参照 67) Sen et al. 1987(参照 68)
NiSO ₄	染色体異常試験	ヒトリンパ球 ハムスターHEC 細胞		+	Larremedy et al. 1981(参照 65)
NiSO ₄ NiCl ₂	細胞形質転換試験	ハムスターHEC 細胞		+	
NiSO ₄ NiCl ₂	細胞形質転換試験	マウス胚由来 C3H/10T1/2 細胞		—	Miura et al. 1989(参照 76)

+ : 陽性 - : 陰性 ± : 弱陽性 (疑陽性) .

4

5

6

7

b. *in vivo*試験

8

(a) DNA 損傷9 硫酸ニッケルは、マウス及びラットを用いたコメット試験（吸入曝露）で
10 DNA 切断が有意に増加し陽性であった（参照 91）。11 塩化ニッケルは、マウス白血球のコメット試験（経口投与）、ラット肝臓の
12 DNA 鎮切断試験（皮下投与）で陽性であった（参照 92、94）。

13

14

(b) 染色体異常

硫酸ニッケルは、マウス骨髓細胞の小核試験（腹腔内投与）、ラット骨髓細胞の小核試験（経口投与）で陰性であった（参照 83、84、85）。

塩化ニッケルについては、インドで行われたマウス骨髓細胞を用いた染色体異常試験と小核試験（いずれも腹腔内投与）で陽性の報告があるが（参照 88）、他の 2 つのマウス骨髓細胞を用いた小核試験（腹腔内投与）では陰性であり（参照 83、89）、再現性が得られていない。詳細に検討された Morita らの報告（参照 83）を基に総合的に判断して *in vivo* での染色体異常誘発性は陰性であると考えられた。

表 17 ニッケル *in vivo* 遺伝毒性試験結果

試験物質	試験の種類 (名称)	対象	試験結果	著者、発行年
NiCl ₂	染色体異常試験	マウス骨髓細胞	+ (腹腔内投与、1回)	Dhir et al.1991 (参照 88)
	小核試験	マウス骨髓細胞	+ (腹腔内投与、1回)	
NiCl ₂ NiSO ₄	小核試験	マウス骨髓細胞	- (腹腔内投与、2回)	Morita et al.1997 (参照 83)
NiCl ₂	小核試験	マウス骨髓細胞	- (腹腔内投与、1回)	Deknudt & Leonard 1982 (参照 89)
NiSO ₄	小核試験	ラット骨髓細胞	- (強制経口投与)	Covance Lab. Inc. 2003 (参照 84)
			- (強制経口投与、3回)	Oller AR 2007 (参照 85)
NiSO ₄	DNA 損傷試験 (コメット試験)	マウス ラット	+ (吸入)	Benson et al.2002 (参照 91)
NiCl ₂	DNA 損傷試験 (コメット試験)	マウス白血球	+ (強制経口投与、1回)	Danadevi et al.2004 (参照 92)
NiCl ₂	DNA 鎮切断試験	ラット肝臓	+ (皮下投与、1回)	Stinson et al.1992 (参照 94)

+ : 陽性 - : 陰性

(3) ヒトへの影響

① 急性影響

2 歳半の女児が、硫酸ニッケルの結晶約 15 g を飲み込み、4 時間後に心停止が起こり死亡した。剖検の結果、急性出血性胃炎が認められた（参照 95）。

労働者 32 人が、硫酸ニッケルと塩化ニッケル (1.63 g Ni/L) で汚染された水を誤飲した。症状を呈した患者のニッケル摂取量は 7~35 mg/kg 体重と推定され、20 人が悪心、嘔吐、下痢、めまい、倦怠感、頭痛、息切れなどの症状を示した。ほとんどの症例ではこれらの症状の持続時間は数時間だったが、7 人では症状が 1~2 日続いた。曝露 2~5 日後、2 人に尿中アルブミン濃度の一時的上昇が認められ、一過性の軽度の腎毒性が示唆された。曝露 3 日後、2 人に軽度の高ビリルビン血症が発現し、曝露 8 日後には 7 人に血中網状赤血球数の上昇が認められた。血清中ニッケル濃度は 13~1,340 µg/L であった。なお、動物実験により、腎臓に注入されたニッケルが腎臓でのエリスロポエチンの産生を高めること（これは網状赤血球増加症をおそらく説明できる）、ニッケルが肝臓と腎臓においてミクロソームのヘムオキシゲナーゼ活性を誘発し、二次性高ビリルビン血症を引き起こすことが知られ

4 ている（参照 96）。

5 55 歳の男性が、飲料水中に混入していた硫酸ニッケル（50 µg Ni/kg 体重）を摂
6 取した 7 時間後、同名半盲を発現し、この症状は 2 時間続いた（参照 16）。

7 血液透析液温水器のニッケルめっきステンレス鋼製タンクからの浸出液により
8 透析液が汚染され、血液透析を受けている患者 23 人にニッケル中毒がみられたと
9 の報告がある。血漿中のニッケル濃度約 3 mg/L の患者には、直ちに恶心、嘔吐、
10 頭痛、衰弱などの症状が現れ、透析後 3~13 時間にわたって症状が持続した（参照
11 97）。

12 ② 皮膚刺激性と過敏症

13 一般に、ニッケルの影響として最も多くみられるのは、アレルギー性接触皮膚炎
14 である。最近の疫学調査によると、デンマークでは、ニッケルに感作性を示す人は
15 男性（15~69 歳）の 2~4% に対し、15~34 歳の女性では 20%、35~69 歳の女性
16 では 10% であった（参照 98）。以前の報告では、ニッケルアレルギーの有病率は
17 7~10% であった（参照 99）。スウェーデンでは若者がニッケルに感作性を示した
18 割合は、女性 11.8%、男性 1.6% で女性の方が高かった（参照 100）。北米における
19 1992~2004 年の接触皮膚炎患者の解析では、ニッケルアレルギー患者は確実に
20 増加している（参照 101）。ニッケルに敏感な人に ethylenediaminetetraacetic acid
21 (EDTA) を投与すると、硫酸ニッケルに対するパッチテスト反応の数と程度が低
22 下した（参照 102）。

23 ニッケルに敏感な女性に硫酸ニッケル（0.5~5.6 mg Ni）をラクトースカプセル
24 に入れて経口投与したところ、全身に皮膚炎の発赤がみられた。最高用量（5.6 mg）
25 では、被験者の大部分が陽性の反応を示し、0.5 mg では少数の人だけが発赤を示
26 した。0.4 mg または 2.5 mg のニッケルの経口投与に対する反応は、二重盲検試験
27 で偽薬を与えられた被験者の反応を上回らなかった（参照 103、104、105）。

28 ニッケル 1 mg を経口投与した後、アトピー患者（屈側皮膚炎の既往がある患者）
29 の尿からは対照と比較して有意に高い濃度のニッケルが検出された。このことは、
30 アトピー患者は対照（接触皮膚炎及びアトピー症がない脂漏性皮膚炎患者）に比べ
31 て消化管からのニッケルの吸収が高いことを示している。また、ニッケルアレルギー
32 患者と対照との間にはこの差は認められなかった。これらの予想外の結果は患者
33 数が少ないとによる可能性がある（参照 106）。

34 ニッケル濃度が低い又は高い食事の影響についてはいくつかの報告があるが、主
35 として食事での摂取量を減少させる試験（dietary depletion studies）の結果が確
36 定的なものではないため、食物中に存在する天然のニッケルがニッケルに敏感な患
37 者の手湿疹を悪化または持続させるかどうかには議論がある（参照 103）。

38 単純盲検で、ニッケルに敏感な女性 12 人に対してニッケル含有量の高い食事が
39 与えられた。試験期間中（0~11 日目）に手湿疹が悪化したため、Nielsen らはニ
40 ッケルによって症状が誘発されたと結論づけた。しかし、一部の被験者では、投与
41 する前の期間（14 日前または 21 日前と投与開始時点との間）に、湿疹の程度（手
42 掌の小水疱の数）に著しい変動があったことに留意する必要がある（参照 107）。

43 硫酸ニッケル 5 mg をカプセルで 6 週間（1 回/週）経口投与後（参照 108）、及
44 び硫酸ニッケル 0.1 mg を 3 年間（1 回/日）経口投与後（参照 109）に、ニッケル
45 に対する減感作効果が報告されている。

ニッケルに対する接触アレルギーのある患者 8 人は、5 mg のニッケルを 8 週間（1 回/週）経口摂取後、皮膚病変が改善された（参照 110）。ニッケルに敏感な女性 25 人に、2.24 mg のニッケルで 1 回惹起後、0.01~0.04 mg/kg 体重/日の用量で 3 か月間にわたり硫酸ニッケル水溶液を与えた。18 人が惹起の後に発赤を生じたが、その後の延長投与期間中に発赤を生じたのは 17 人中 3 人だけであった（参照 111）。

また、ニッケル水溶液の量を増加（0.01~0.03 mg Ni/kg 体重/日）して、ニッケルに敏感な女性 8 人に最高 178 日間経口投与した。全ての被験者において、1 か月後に手湿疹の著しい改善が認められた（参照 112）。

一方、硫酸ニッケルの経口投与により手の湿疹の悪化をもたらす可能性について、1975 年以降、種々の検討が行われ、さまざまな結果が報告されている。0.6 mg Ni の単回経口投与で接触皮膚炎の悪化が認められ（参照 123、124；参照 9 から引用）、0.5 mg Ni の 2 回経口投与（週 1 回）においても接触皮膚炎の悪化を示した（参照 125；参照 9 から引用）。

パッチテストを実施したニッケルに敏感な 40 人（各投与群 10 人）に、ニッケル 0、0.3、1.0、4.0 mg Ni（硫酸ニッケル 0、0.0043、0.014、0.057 mg/kg 体重）を 1 か月間経口投与（カプセル）したところ、それぞれ 0/10、1/10、4/10、7/10 の皮膚炎がみられた。0、4.0 mg Ni を投与した対照の健常者 20 人には皮膚反応はみられなかった（参照 113）。

ニッケルに高感受性の空腹状態の患者（ニッケル皮膚炎女性 20 人）に、ニッケル（⁶¹Ni (12 µg Ni/kg 体重)）を単回飲水投与したところ、手の湿疹の悪化（20 人中 9 人）や斑点状丘疹の拡大（20 人中 3 人）がみられた（参照 18）。この用量は、ニッケルに敏感な患者に硫酸ニッケル 4.48 mg (1 mg Ni (17 µg Ni/kg 体重)) を経口投与（カプセル）した際、10 人中 2 人において以前にパッチテストを行った部位に皮膚炎による発赤が生じた用量と同レベルであった（参照 114）。用量 12 µg Ni/kg 体重は、空腹患者への急性 LOAEL であると考えられる。食事に混ぜて摂取するとニッケルイオンの吸収が低下するため、絶食していない患者の LOAEL はおそらく 12 µg Ni/kg 体重よりも高値と考えられる（参照 3、18）。

WHO は、本試験の LOAEL を 12 µg Ni/kg 体重とし、飲料水水質ガイドライン第 3 版一次追補における TDI の設定根拠としている（参照 3）。

2. 國際機関等の評価（表 18）

（1）IARC

IARC は、ニッケル及びニッケル化合物の発がん性の証拠を次のように判定した（参照 7）。

対象物質	判定
硫酸ニッケル、ニッケル精錬業における硫化ニッケルと酸化ニッケルとの組合せ	ヒトにおける発がん性の証拠は十分
金属ニッケル、ニッケル合金	ヒトにおける発がん性の証拠は不十分
金属ニッケル、酸化ニッケル、水酸化ニッケル、結晶性硫化ニッケル	実験動物における発がん性の証拠は十分

ニッケル合金、ニッケロセン*、ニッケルカルボニル、ニッケル塩類、ヒ化ニッケル、アンチモン化ニッケル、セレン化ニッケル、テルル化ニッケル	実験動物における発がん性の証拠は限られている
三酸化ニッケル、無定形硫化ニッケル、チタン酸ニッケル	実験動物における発がん性の証拠は不十分

注*) ニッケロセン：ビス(η -シクロペントジエニル)ニッケル(II)

作業部会は、「ニッケル化合物は標的細胞の対象部位においてニッケルイオンが生成される可能性が高い」という基本的な考え方により、疫学研究、実験動物での発がん性試験、他の関連するデータを組み合わせた結果に基づいて、グループとしてのニッケル化合物について、下記のような総合評価をした。

●ニッケル化合物

グループ 1 (ヒトに対して発がん性がある)

●金属ニッケル

グループ 2B (ヒトに対して発がんの可能性がある)

(2) Joint Expert Committee on Food Additives (JECFA)

評価書なし

(3) WHO 飲料水水質ガイドライン 第3版 一次及び二次追補包括版 (参照4) 及び第3版根拠文書 (参照3)

適正に実施されたラットの二世生殖・発生毒性代試験において、NOAEL 2.2 mg Ni/kg 体重/日が、着床後／周産期死亡率を含む全てのエンドポイントから求められる（参照47；参照9から引用）。不確実係数100（種差10、個体差10）を適用すると、TDIは22 µg Ni/kg 体重/日となる。また、体重60 kg の成人が1日2 Lの水を飲むと仮定し、飲料水に対して安全側の値としてTDIの20%を割り当てるとき、一般毒性値(general toxicity value)は130 µg Ni/L(端数処理値)となる。ただし、食物からの曝露は中程度であり、飲料水からの曝露に対してより大きな値を割り当てることが可能であることがデータに示されている。留意すべき点は、この一般毒性値は不確実性が小さく再現性の良い生殖・発生毒性試験に基づいているため、ニッケルに対する以前の暫定的なガイドライン値² (0.02 mg Ni/L)よりも値が大きいことである。

しかし、この一般毒性値は、アレルギー性皮膚炎となったヒトの保護には十分でないと考えられる。したがって、飲料水中のニッケルに対するガイドライン値を、空腹時に、ニッケルに高感受性のヒトへの飲水投与による皮膚への影響をもとにし

² 2004年の第3版では、ラットの2年間混餌投与試験結果(参照39)に基づき、臓器相対重量に影響が認められなかった用量5 mg Ni/kg 体重/日をNOAELとして不確実係数1,000(種差及び個人差に100、長期毒性と生殖への影響に関するデータが不足していること、及び混餌摂取の吸収よりも空腹時の飲料水摂取の吸収が高いことについて10)を適用してTDIを5 µg Ni/kg 体重/日としてガイドライン値を0.02 mg Ni/L(端数処理値)と設定している。ただし、この値は周産期死亡率に及ぼす影響レベルが不確定であることから暫定値とされた。

た LOAEL (12 µg Ni/kg 体重) から求める（参照 18）。この試験では、ニッケルは飲料水中の濃度、あるいは胃の中に食物がある状態（この場合には、吸収がかなり低下すると考えられる）で通常起こりうる値よりもかなり高い濃度で単回投与された。この 12 µg Ni/kg 体重という LOAEL はニッケルに高感受性のヒトへの曝露に基づく値であるため、TDI を求めるために不確実係数を考慮する必要はない。

[参考]

体重 60 kg の成人が 1 日 2 L の水を飲むと仮定し、飲料水に対して全 1 日摂取量の 20%を割り当れば、ガイドライン値は 70 µg/L（端数処理値）となる。この値は、ニッケルに敏感なヒト、すなわちリスクのある集団を保護すると考えられる。この値は急性 LOAEL の値に近いが、急性 LOAEL がニッケルへの総曝露量に基づいているのに対し、本試験ではニッケルは飲料水に由来しており、また、空腹時の胃における飲料水由来のニッケルの吸収率は食物からの吸収率の 10~40 倍である。したがって、絶食させた患者の空腹時の胃に対して飲料水を用いた試験から経口投与の総許容摂取量を求めることは、安全側を想定したものと考えることができる。

(4) EPA/IRIS

EPA/IRIS では、化学物質の評価を、TDI に相当する経口リファレンスドース（経口 RfD）として慢性非発がん性の情報を提供している。また、もう一方で、発がん影響について、発がん性分類についての情報を提供し、必要に応じて、経口曝露によるリスクについての情報を提供している。

① 経口 RfD (参照 5)

EPA は、可溶性ニッケル塩の評価を行い、評価結果を以下のとおりとしている。

しかし、発がん性の評価を行っているニッケル精錬粉塵、ニッケルカルボニル及び亜硫化ニッケルについては、経口 RfD の評価を行っていない（参照 119、120、121）。

臨界影響	用量*	不確実係 数 (UF)	修正係 数 (MF)	参考用量 (RfD)
体重及び臓器重量減少 (ラット 2 年間混餌投与試 験：参照 39)	NOAEL: 5 mg Ni/kg 体重/日 (飼料中濃度 100 ppm) LOAEL: 50 mg Ni/kg 体重/日 (飼料中濃度 1,000 ppm)	300 **	1	2×10 ⁻² mg Ni/kg 体重/日

* ラットの摂餌量から飼料中濃度 1 ppm = 0.05 mg Ni/kg 体重/日と換算。

**種差 10×ヒト感受性集団の保護 10×生殖試験（参照 39、49、116）が不十分なことによる 3。

RTI (Research Triangle Institute)（参照 49）の検討では、妊娠及び F_{1b} の生後発育の期間、温度が通常より 10 度高く、この期間の生殖毒性評価を不可能にした。Ambrose ら（参照 39）の検討では、対照群の児動物より小さなサイズと数の使用という統計学的手法、Smith ら（参照 116）の検討にも統計分析に問題があった。

② 発がん性 (参照 5)

EPA は、可溶性ニッケル塩としてのヒト発がん性の評価は行っていない。

しかし、ニッケル精錬粉塵や特定のニッケル化合物（ニッケルカルボニル及び亜硫化ニッケル）については評価を行い、ニッケル精錬粉塵はグループ A（ヒト発がん性物質）、ニッケルカルボニルはグループ B2（ヒトに対しておそらく発がん性あり）、亜硫化ニッケルはグループ A に分類している（参照 119、120、121）。

(5) 厚生労働省

我が国における水質基準の見直しの際の評価（参照 1）

毒性に関する新たな知見の追加はないことから、以下の平成 10 年の生活環境審議会水道部会水質専門委員会の評価を維持することが妥当である。

- ラットを用いた 2 年間混餌投与試験 (Ambrose ら (1976) (参照 39)) において、臓器重量の変化が認められたことから NOAEL は 5 mg/kg 体重/日が求められている。ただし、本試験は、死亡率が高く、その原因も不明である。また、本試験では死亡率が高いことから発がん性は評価できない。

- ラットを用いた 2 世代繁殖試験 (Smith ら (1993) (参照 50)) において、第 2 回出産時の新生仔の死亡率の増加が認められたことから LOAEL 1.3 mg/kg 体重/日が求められているが、第 1 回目出産時と第 2 回目出産時の毒性発現用量が著しく異なる。また、同様の試験条件下で行われた 2 世代繁殖試験 (Price ら (1988)) から NOAEL 7 mg/kg 体重/日が求められているが、試験条件に問題がある。これらの試験の適性を現時点で判断することはできない。

以上から、長期毒性試験及び 2 世代繁殖試験ともに TDI を算出するには不十分な状況にあるが、Ambrose らの長期毒性試験の結果に基づき、不確実係数は種内差及び種間差に対して 100 とし、1 年以降の高死亡率に対して更に不確実係数を 10 として合わせて 1,000 とし、暫定的な TDI を 0.005 mg/kg 体重/日とする。

表 18 WHO 等によるニッケルの TDI 法によるリスク評価

	根拠	NOAEL (mg/kg 体重/日)	LOAEL (飼料中濃度)	不確実係数	TDI (μg/kg 体重/日)
WHO/DWGL					
第 3 版(一次及び二次追補包括版) (2008)	空腹時にニッケルに高感受性のヒトへの飲水投与による皮膚への影響 (参照 18)	—	0.012	—	12
EPA/IRIS (1998)	ラット 2 年間混餌投与試験 (参照 39) における体重增加抑制及び臓器重量の減少	5 (100 ppm)	50 (1,000 ppm)	UF:300 10(種差) × 10(ヒト感受性集団の保護) × 3 (生殖試験が不十分なことによる)	20
修正係数 1					
水道水 (2003)	ラット 2 年間混餌投与における臓器重量の変化 (参照 39)	5	—	1,000 10(種差) × 10(個体差) × 10(1 年以内の高死亡率に対して)	5 (暫定)

3. 曝露状況

平成 20 年度水道統計におけるニッケルの水道水の検出状況（表 19）から、各観測地点における最高値別にみると、原水において、水道法水質管理目標値 (0.01 mg/L)

の 100%超過箇所が 11 箇所あったが、ほとんどが 10%以下 (1,294/1,512 地点) であった。

また、浄水においては、同様に 100%超過箇所が 1 箇所あったが、ほとんどが 10%以下 (1,932/2,038 地点) であった。

表 19 水道水での検出状況 (参照 118)

净水/ 原水 の別	水源種別	測定 地点 数	基準値に対する度数分布表										
			10% 以下	10% 超過	20% 超過	30% 超過	40% 超過	50% 超過	60% 超過	70% 超過	80% 超過	90% 超過	100% 超過
			~ 0.001 (mg/L)	~ 0.002 (mg/L)	~ 0.003 (mg/L)	~ 0.004 (mg/L)	~ 0.005 (mg/L)	~ 0.006 (mg/L)	~ 0.007 (mg/L)	~ 0.008 (mg/L)	~ 0.009 (mg/L)	~ 0.010 (mg/L)	0.011 ~ (mg/L)
原水	全体	1,512	1,294	109	38	32	9	6	6	3	3	1	11
	表流水	449	344	56	16	17	3	2	1	1	3	1	5
	ダム湖沼	149	120	16	5	2	2	0	2	1	0	0	1
	地下水	739	666	32	15	11	3	4	3	0	0	0	5
	その他	175	164	5	2	2	1	0	0	1	0	0	0
浄水	全体	2,038	1,932	66	18	4	6	5	3	1	1	1	1
	表流水	485	447	26	7	2	1	1	1	0	0	0	0
	ダム湖沼	160	150	1	4	0	0	2	1	0	1	0	1
	地下水	949	902	31	5	2	4	2	1	1	0	1	0
	その他	444	433	8	2	0	1	0	0	0	0	0	0

(平成 20 年度調査結果)

III. 食品健康影響評価

ニッケルの経口曝露によるヒトへの健康影響については、急性曝露の影響や皮膚過敏性についての知見はあるが、それ以外の知見は得られていない。一般に、ヒトで最もよくみられるニッケルの影響は、アレルギー性接触皮膚炎である。

発がん性については、水溶性ニッケル化合物を経口投与した慢性毒性試験において、投与に関連した腫瘍の増加は認められていない。一方、水溶性ニッケル化合物が動物に対して経口投与により発がん作用を示すという証拠はないが、ラットに対して飲水投与による腎発がんプロモーターとしての作用を示唆する限られた証拠があるという報告がある。また、IARCにおいて、ニッケル化合物はグループ 1 (ヒトに対して発がん性がある)、金属ニッケルはグループ 2B (ヒトに対して発がんの可能性がある)に分類されている。しかし、これらは吸入曝露によるものであり、ニッケルの経口曝露による発がんリスクについては証拠がない。

ニッケル化合物のうち、経口曝露の対象となる水溶性ニッケル化合物の遺伝otoxicity については、*in vitro*において各種の哺乳動物培養細胞に対して DNA 損傷、遺伝子突然変異、染色体異常を誘発する。*in vivo* 試験でも DNA 損傷性が認められているが、小核試験は総合的に陰性と判断され、生体において染色体異常を誘発する可能性は低いと考えられた。一方、遺伝子突然変異に関する *in vivo* 試験の報告はなく、現時点では不明である。

以上のことから、経口曝露での発がん性については現時点では判断できないと考えられる。

えられ、非発がん影響に基づき TDI を算出することが適切であると判断した。

実験動物に対する各種の反復投与毒性試験のうち、ラットにおける硫酸ニッケル六水和物水溶液の 104 週間（1 回/日）強制経口投与試験では、有意な用量依存的な体重増加抑制及び生存率の減少が認められ、NOAEL はニッケルとして 2.2 mg/kg 体重/日と判断された。この NOAEL に不確実係数 100（種差、個体差各 10）を適用し、TDI はニッケルとして 22 μg/kg 体重/日と算出される。

また、ラットにおける硫酸ニッケル六水和物の強制経口投与による二世代生殖・発生毒性試験では、最高用量（ニッケルとして 2.2 mg/kg 体重/日群）で、雌雄生殖器官、生殖行動、出生児の成長・発達、着床後/周産期死亡率への有意な影響はみられず、NOAEL はニッケルとして 2.2 mg/kg 体重/日と判断された。この NOAEL に不確実係数 100（種差、個体差各 10）を適用し、TDI はニッケルとして 22 μg/kg 体重/日と算出される。

なお、これら 2 試験の NOAEL よりも低い用量における有害影響が、ラット二世代生殖・発生毒性試験（参照 50）、ラット三世代生殖・発生毒性試験（参照 51）で認められている。

ラット二世代生殖・発生毒性試験では、1.3 mg/kg 体重/日（ニッケルとして）投与群で第 2 回目の妊娠出産後 1 日での一腹あたりの死亡児数の増加が認められているが、生後 21 日目での死亡児数は中用量群まで有意差がなく、第 1、2 回の妊娠・保育を通じた次世代への影響は高用量群（31.6 mg/kg 体重/日（ニッケルとして））のみに生じたと判断されることから、NOAEL は中用量群の 6.8 mg/kg 体重/日（ニッケルとして）が適切であると考えられた。

ラット三世代生殖・発生毒性試験では、0.2 mg/kg 体重/日（ニッケルとして）投与群で各世代の同腹児数のわずかな減少が認められているが、これは餌や飲水中に含まれた微量元素（セレン、ヒ素、鉛等）との相互作用がニッケルの毒性に寄与したことと考えられること、更に单一用量の試験であることから信頼性に乏しいと考えられた。

一方、ヒトにおいては、ニッケルに高感受性の空腹状態の患者（ニッケル皮膚炎女性 20 人）に対して、ニッケル (^{61}Ni （ニッケルとして 12 μg/kg 体重）) を単回飲水投与し、手の湿疹の悪化や丘疹の拡大を調べた試験では、手の湿疹の悪化が 20 人中 9 人、斑点状丘疹の拡大が 20 人中 3 人にみられたことに基づき、LOAEL はニッケルとして 12 μg/kg 体重/日と判断された。

上述の、実験動物に対する 104 週間強制経口投与試験、二世代生殖・発生毒性試験から得られた NOAEL に基づく TDI は、ニッケルに対してアレルギー性皮膚炎となったヒトの保護には十分でないと考えられる。そこで、空腹時に、ニッケルに高感受性のヒトへの飲水投与による皮膚への影響に基づく LOAEL（ニッケルとして 12 μg/kg 体重/日）をもとに TDI を算出することとした。この値は、ニッケルを飲水投与された空腹の患者での急性 LOAEL であり、胃の中に食物がある状態では吸収がかなり低下すると考えられるため、その場合の LOAEL は、空腹時にニッケルに曝露したこの試験の LOAEL よりもおそらく高く、当該 LOAEL 値は実質的に無毒性量と考えられる。また、飲料水からの摂取のみに基づいて TDI を算出することにより、安全側にたった数値が得られると考えられる。更に、この 12 μg/kg 体重/日という LOAEL は感受性の高いヒトへの曝露に基づく値であるため、個人差に関する不確実係数を考慮する必要はないと判断し、ニッケルの TDI を 12 μg/kg

4 体重/日と設定した。

5
6 TDI 12 µg/kg 体重/日

7 (TDI 設定根拠)

8 空腹状態のニッケル皮膚炎女性への飲水投与試
9 験

10 (動物種)

ヒト

11 (投与方法)

12 単回飲水投与

13 (LOAEL 設定根拠所見)

手の湿疹の悪化、斑点状丘疹の拡大

14 (LOAEL)

15 12 µg/kg 体重/日

16 <参考>

17 ニッケルの水質管理目標値の上限である濃度 0.01 mg/L の水を体重 50kg の人が 1
18 日あたり 2 L 摂取した場合に、1 日あたり体重 1kg の摂取量は、0.4µg/kg 体重/日と考
19 えられる。この値は、TDI 12 µg/kg 体重/日の 30 分の 1 である。

20

21

22

23

24

25

26

27

28

29

30

31

32

33

34

35

36

37

38

39

40

41

42

43

44

45

46

47

4
5

表 19 各試験における NOAEL 等

番号	動物種・系統・性・動物数/群	試験種	エンドポイント	NOAEL (mg Ni/kg 体重/日)	LOAEL (mg Ni/kg 体重/日)	備考
亜 a	ラット O.S.U. brown 性別不明 6	離乳直後から 6週間混餌投与	体重増加量減少、ヘモグロビン量減少、血漿 ALP 減少(25-)			酢酸ニッケル
b	ラット SD 雄 8	13週間飲水投与	肝臓の絶対/相対重量の減少(11.2-)、リンパ球(T細胞及びB細胞)の誘導(4.5-)	4.5[U]	11.2[U]	硫酸ニッケル六水和物
c	ラット F344 雌雄 10	90日間強制経口投与	雌の体重増加抑制(11-)、雄の体重増加抑制(7-)		7(雄) 11(雌) [U]	硫酸ニッケル六水和物
d	ラット SD 雌雄 30	90日間強制経口投与	雄;死亡、体重及び摂餌量減少、腎臓・肝臓・脾臓の絶対重量減少(35-) 雌;死亡、体重減少、右腎臓の絶対重量の減少(35-)	5[E] 1.2[T]	35[E] 8.6[T]	塩化ニッケル六水和物
e	ラット Wistar 雄雌 20	6か月間飲水投与	腎相対重量増加、尿中アルブミン量增加(雌, 7.6)		7.6 [U]	硫酸ニッケル
慢 a	ラット Wistar 雄雌 25	2年間混餌投与	体重増加抑制(雄 50-)、体重増加抑制、肝臓相対重量減少・心臓相対重量増加(雌 50-)	5[W]10[U]	100[U]	硫酸ニッケル六水和物 WHO(1993)の根拠データ
b	ラット Fischer 344 雌雄 60	104週間強制経口投与	雄;有意な用量依存的体重増加抑制(6.7-)、用量依存的体重増加抑制(2.2-) 雌;有意な用量依存的体重増加抑制及び生存率減少(6.7-)、用量依存的体重増加抑制及び生存率減少(2.2-)	2.2[U]	6.7[U]	硫酸ニッケル六水和物
d	イヌ ビーグル 雄雌 3	2年間混餌投与	雌雄; 体重増加抑制、腎臓・肝臓の相対重量増加、肺の病理学的变化(62.5)	25[W] 75[U]	188[U]	硫酸ニッケル
免	マウス B6C3F ₁ 雌 10	180日間飲水投与	、胸腺皮質サイズの減少(中程度の胸腺萎縮、胸腺重量減少)(44-)		44[W,U] 25[U]	硫酸ニッケル 25; 硫酸ニッケル六水和物と仮定した換算値 [U]

生 a	ラット SD 雄雌 8	一世代強制経口投与; F ₀ 世代の交配開始の 2 週間前から F ₁ 世代の出生後 21 日まで	児動物の着床後/周産期の統計学的死亡率の上昇(2.2-、6.7-で有意)		2.2[U] (児動物)	硫酸ニッケル六水和物
b	ラット SD 雄雌 5	二世代強制経口投与; F ₀ に交配～妊娠～F ₁ 離乳時まで、F ₁ 離乳後～F ₂ 離乳まで F ₁ に	親・児；雌雄生殖器官、生殖行動、出生児の成長・発達への影響なし(2.2)、児；F ₁ の着床後/周産期死亡率の高値(1.1)	2.2[A] (親動物、児動物)		硫酸ニッケル六水和物
c	ラット SD 雄雌 30	二世代飲水投与; F ₀ の交配前 90 日から F ₂ の離乳まで	F ₁ の 3-7 週齢での用量依存的死亡率増加(31-)、F ₁ 交配での用量依存的一腹あたり生存児数減少と一腹あたり死亡率増加(高用量群のみ有意)	7[W]		塩化ニッケル六水和物 飼育室温湿度逸脱のため Ni の影響判断は困難(W)
d	ラット LE 雌 34	二世代飲水投与; 交配前 11 週間～2 回の妊娠期間(G ₁ ,G ₂)・2 回の授乳期間(L ₁ ,L ₂)まで	L ₂ (1.3、31.6)の一腹あたり死亡児割合の有意な増加、L ₂ の一腹あたり死亡児数の有意な増加(1.3-)		1.3[A]	塩化ニッケル六水和物
e	ラット Wistar 雄雌 30	三世代混餌投与; 11 週間混餌投与し、同じ投与量群の雌雄で連続 7 日間、3 クール(計 21 日)の交配	F ₀ の体重増加抑制(50)、F ₀ 及び F ₁ の離乳時の体重増加抑制(50)	40[U] (親動物)		硫酸ニッケル六水和物 投与量は推定値 [U]
f	ラット LE 雄雌 5	三世代飲水投与	各世代の同腹児数のわずかな減少(0.2)		0.2	水溶性ニッケル塩
急 ヒ ト	ヒト ニッケル 皮膚炎女性 20	単回飲水投与	手の湿疹の悪化(20 人中 9 人)、斑点状丘疹の拡大(20 人中 3 人)(0.012)		0.012 [W,U]	

4 亜：亜急性毒性試験、慢：慢性毒性及び発がん性試験、生：生殖・発生毒性試験、免：免疫毒性試験

5 [A]：著者、[W]：WHO、[U]：EU-RAR、[E]：US EPA/IRIS、[T]：ATSDR、

6 無印：食品安全委員会

4 本評価書中で使用した略号については次にならった。

ATSDR	米国有害物質・疾病登録局
EPA	米国環境保護庁
CHO	チャイニーズハムスター卵巣由来細胞株
IARC	国際癌研究機関
IRIS	統合リスク情報システム
IPCS	国際化学物質安全性計画
LD ₅₀	半数致死量
LOAEL	最小毒性量
NOAEL	無毒性量
TDI	耐容一日摂取量
SCE	姉妹染色分体交換

5
6
7
8
9
10
11
12
13
14
15
16
17
18
19
20
21
22
23
24
25
26
27
28
29
30
31
32
33
34

4 <参考>
5
6 1 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
7 環境水道部会、水質管理専門委員会 2003
8 2 WHO:World Health Organization. Air Quality Guidelines for Europe, Second
9 edition.2000
10 3 WHO: World Health Organization. Nickel in Drinking-water. Background document
11 for development of WHO Guidelines for Drinking-water Quality.
12 WHO/SDE/WSH/05.08/55. 2005
13 4 WHO:World Health Organization. Guidelines for Drinking Water Quality, third
14 edition,incorporating first and second addenda.2008
15 5 EPA.(Environmental Protection Agency):Integrated Risk Information System
16 (IRIS).Nickel, soluble salts (CASRN Various) , Reference dose for chronic oral
17 exposure (RfD), Last revised - 12/01/1996, Carcinogenicity assessment for lifetime
18 exposure, Last revised - 08/01/1994.Available online at
19 <http://www.epa.gov/ncea/iris/subst/0271.htm> 19986
20 6 ATSDR Toxicological profile for nickel. U.S. Department of Health and Human
21 Services, Public Health Service, Agency for Toxic Substances and Disease Registry.
22 August 2005.
23 7 IARC International Agency for Research on Cancer: Nickel and nickel compounds.
24 Lyon, 1990; (IARC Monographs on the Evaluation of Carcinogenic Risks to Humans
25 Volume 49 Chromium, nickel and welding.).
26 8 WHO IPCS International Programme on Chemical Safety. Environmental Health
27 Criteria 108. Nickel. 1991
28 9 EU (2008) Nickel Sulphate risk assessment. Final version March 2008. Prepared by
29 the Danish Environmental Protection Agency for the European Union.
30 10 独立行政法人 製品評価技術基盤機構、財団法人 化学物質評価研究機構: 化学物質の初期
31 リスク評価書 Ver.1.0 No.115 ニッケル化合物 2008年7月
32 11 Tallkvist J, Wing AM, Tjälve H: Enhanced intestinal nickel absorption in
33 iron-deficient rats. Pharmacology & toxicology 1994;75:244-249
34 12 Foulkes EC, McMullen DM: On the mechanism of nickel absorption in the rat
35 jejunum. Toxicology 1986;38:35-42
36 13 Whanger PD: Effects of dietary nickel on enzyme activities and mineral contents in
37 rats. Toxicology and applied pharmacology 1973;25:323-331
38 14 Sarkar B: Nickel metabolism. In: Sunderman FW Jr, ed. Nickel in the human
39 environment Lyon, International Agency for Research on Cancer, 1984;pp.367-384
40 (IARC Scientific Publications No. 53)
41 15 Ishimatsu S, Kawamoto T, Matsuno K, Kodama Y: Distribution of various nickel
42 compounds in rat organs after oral administration. Biological trace element research
43 1995;49:43-52

- 4 16 Sunderman FW Jr, Hopfer SM, Sweeney KR, Marcus AH, Most BM, Creason J :
 5 Nickel absorption and kinetics in human volunteers. Proceedings of the Society for
 6 Experimental Biology and Medicine 1989;191:5-11
- 7 17 Solomons NW, Viteri F, Shuler TR, Nielsen FH: Bioavailability of nickel in man:
 8 effects of foods and chemicallydefined dietary constituents on the absorption of
 9 inorganic nickel. The Journal of nutrition 1982;112:39-50
- 10 18 Nielsen GD, Soderberg U, Jorgensen PJ, Templeton DM, Rasmussen SN, Andersen
 11 KE et al.: Absorption and retention of nickel from drinking water in relation to food
 12 intake and nickel sensitivity. Toxicology and Applied Pharmacology 1999;154(1):
 13 67-75.
- 14 19 McNeely MD, Nechay MW, Sunderman FW Jr: Measurements of nickel in serum
 15 and urine as indices of environmental exposure to nickel. Clinical chemistry
 16 1972;18:992-995
- 17 20 Casey CE, Robinson MF: Copper, manganese, zinc, nickel, cadmium and lead in
 18 human foetal tissues. Br J Nutr 1978;39:639-646
- 19 21 Nielsen GD, Andersen O, Jensen M: Toxicokinetics of nickel in mice studied with the
 20 gamma-emitting isotope ^{57}Ni . Fundamental and applied toxicology 1993;21:236-243
- 21 22 Severa J, Vyskocil A, Fiala Z, Cizkova M: Distribution of nickel in body fluids and
 22 organs of rats chronically exposed to nickel sulphate. Human and experimental
 23 toxicology 1995;14:955-958
- 24 23 Sunderman FW Jr, Shen SK, Mitchell JM, Allpass PR, Damjanov I : Embryotoxicity
 25 and fetal toxicity of nickel in rats. Toxicology and applied pharmacology 1978;43:381-390
- 27 24 Dostal LA, Hopfer SM, Lin SM, Sunderman FW Jr: Effects of nickel chloride on
 28 lactating rats and their suckling pups, and the transfer of nickel through rat milk.
 29 Toxicology and applied pharmacology 1989;101:220-231
- 30 25 Hopfer SM, Fay WP, Sunderman FW Jr: Serum nickel concentrations in
 31 hemodialysis patients with environmental exposure. Annals of clinical laboratory
 32 science 1989;19:161-167
- 33 26 Nixon DE, Moyer TP, Squillace DP, McCarthy JT: Determination of serum nickel by
 34 graphite furnace atomic absorption spectrometry with Zeeman-effect background
 35 correction: values in a normal population and a population undergoing dialysis.
 36 Analyst 1989;114:1671-1674
- 37 27 Templeton DM, Sunderman FW Jr, Herber RF: Tentative reference values for nickel
 38 concentrations in human serum, plasma, blood, and urine: evaluation according to
 39 the TRACY protocol. Sci Total Environ 1994;148:243-251
- 40 28 Marzouk A, Sunderman FW Jr: Biliary excretion of nickel in rats. Toxicology letters
 41 1985;27:65- 71
- 42 29 Grandjean P, Nielsen GD, Andersen O: Human nickel exposure and
 43 chemobiokinetics. In: Maibach HI, Menné T, eds. Nickel and the skin: immunology
 44 and toxicology. Boca Raton, FL, CRC Press, Inc. 1989;pp. 9-35

- 4 30 FDRL (1983): Acute oral LD50 study in rats. Study No.7702A submitted to NiPERA
 5 1983. Food and Drug Research Laboratories. Inc. Waverly, N.Y., U.S.A.,
- 6 31 Obone E, Chakrabarti SK, Bai C, Malick MA, Lamontagne L, Subramanian KS:
 7 Toxicity and bioaccumulation of nickel sulfate in Sprague-Dawley rats following 13
 8 weeks of subchronic exposure. Journal of Toxicology and Environmental Health A
 9 1999;57(6):379-401.
- 10 32 SLI, Springborn Laboratories, Inc.: A Range-finding 90-day oral (gavage) toxicity
 11 study in F344 rats with nickel sulfate hexahydrate. Study No. 3472.6 carried out for
 12 NiPERA. Spencerville, Ohio, U.S.A. 2002
- 13 33 ABC (American Biogenics Corp.). 1986. Ninety-day gavage study in albino rats using
 14 nickel. Draft Final Report submitted to Research Triangle Institute, P.O. Box 12194,
 15 Research Triangle Park, NC 27709.
- 16 34 American Biogenics Corporation. 1988. Ninety day gavage study in albino rats using
 17 nickel. Final report submitted to U.S. Environmental Protection Agency, Office of
 18 Solid Waste. Submitted by Research Triangle Institute and American Biogenics
 19 Corporation.
- 20 35 Vyskocil A, Viau C, Cizková M: Chronic nephrotoxicity of soluble nickel in rats.
 21 Human & experimental toxicology 1994; 13:689-693
- 22 36 Aitio A: Nickel and nickel compounds. Stockholm, National Institute of Working Life,
 23 Nordic Council of Ministers, The Nordic Expert Group for Criteria Documentation of
 24 Health Risks from Chemicals. 1995; 61pp. (Arbete och hälsa 26)
- 25 37 Sunderman FW Jr (1984) Carcinogenicity of nickel compounds in animals. In:
 26 Sunderman FW Jr, ed. Nickel in the human environment. Lyon, International
 27 Agency for Research on Cancer, pp127-142 (IARC Scientific Publications No. 53)
- 28 38 Rodriguez RE, Misra M, Diwan BA, Riggs CW, Kasprzak KS: Relative susceptibility
 29 of C57BL/6, (C57BL/6xC3H/He)F1, and C3H/He mice to acute toxicity and
 30 carcinogenicity of nickel subsulfide. Toxicology 1996;107:131-140
- 31 39 Ambrose AM, Larson PS, Borzelleca JF, Hennigar GR Jr: Long term toxicologic
 32 assessment of nickel in rats and dogs. Journal of food science and technology
 33 1976;13:181-187
- 34 40 Rush, R.E.: ATwo-Year Oral (Gavage) Carcinogenicity Study in Fischer 344 Rats
 35 With Nickel Sulfate Hexahydrate, Study No. 3472.7. Final Report to NiPERA, July 1,
 36 2005. Charles River Laboratories-Ohio
- 37 41 Heim KE, Bates HK, Rush RE, Oller AR: Oral carcinogenicity study with nickel
 38 sulfate hexahydrate in Fischer 344 rats. Toxicol Appl Pharmacol
 39 2007;224(2):126-137.
- 40 42 Schroeder HA, Mitchener M, Nason AP: Life-term effects of nickel in rats: survival,
 41 tumors, interactions with trace elements and tissue levels. The Journal of nutrition
 42 1974;104:239-243
- 43 43 Goodman JE, Prueitt RL, Dodge DG, Thakali S: Carcinogenicity assessment of
 44 water-soluble nickel compounds. Crit Rev Toxicol 2009;39(5):365-417.

- 4 44 Sikora J, Zeromski J: The effects of nickel compounds on mitogen dependent human
5 lymphocyte stimulation. International Journal of Immunopathology and
6 Pharmacology 1995;8:79-85.
- 7 45 Dieter MP, Jameson CW, Tucker AN, Luster MI, French JE, Hong HL et al.:
8 Evaluation of tissue disposition, myelopoietic, and immunologic responses in mice
9 after long-term exposure to nickel sulfate in the drinking water. Journal of toxicology
10 and environmental health 1988;24:356-372
- 11 46 SLI, Springborn Laboratories, Inc.: An oral (gavage) 1-generation reproduction study
12 of nickel sulfate hexahydrate in rats. Study No. 3472.1 carried out for NiPERA.
13 Spencerville, Ohio, U.S.A. 2000
- 14 47 SLI, Springborn Laboratories, Inc.: An oral (gavage) two-generation reproduction
15 study in Sprague-Dawley rats with nickel sulfate hexahydrate. Study No. 3472.2
16 carried out for NiPERA. Spencerville, Ohio, U.S.A. 2000
- 17 48 Velazquez SF, Poirier KA: Problematic risk assessments for drinking water
18 contaminants: selenium, aldicarb, and nickel. In: Wang RGM, ed. Water
19 contamination and health. Integration of exposure assessment, toxicology, and risk
20 assessment. New York, NY, Dekker, 1994;pp. 467-495 (Environmental Science and
21 Pollution Control Series, Vol. 9)
- 22 49 RTI, Research Triangle Institute: Two-generation reproduction and fertility study of
23 nickel chloride administered to CD rats in the drinking water: Fertility and
24 reproductive performance of the F1 generation. Final study report (III of III).
25 Research Triangle Park, NC: Office of Solid Waste Management, U.S. Environmental
26 Protection Agency. 1988
- 27 50 Smith MK, George EL, Stober JA, Feng HA, Kimmel GL: Perinatal toxicity
28 associated with nickel chloride exposure. Environmental research 1993;61:200-211
- 29 51 Schroeder HA, Mitchener M: Toxic effects of trace elements on the reproduction of
30 mice and rats. Archives of environmental health 1971;23:102-106
- 31 52 Jacquet P, Mayence A: Application of the in vitro embryo culture to the study of the
32 mutagenic effects of nickel in male germ cells. Toxicology letters 1982;11:193-197
- 33 53 Rossman TG: Metal mutagenesis. In: Goyer RA, Cherian MG, eds. Toxicology of
34 metals. Berlin, Springer-Verlag, 1994;pp. 373-406.
- 35 54 Lynn S, Yew FH, Hwang JW, Tseng MJ, Jan KY: Glutathione can rescue the
36 inhibitory effects of nickel on DNA ligation and repair synthesis. Carcinogenesis
37 1994;15:2811-2816
- 38 55 TERA: Toxicological review of soluble nickel salts. Research Triangle Park, NC,
39 Toxicology, Excellence for Risk Assessment. (<http://www.tera.org/vera/ni%20main%20text.pdf>), 1999
- 41 56 Arlauskas A, Baker RS, Bonin AM, et al. Mutagenicity of metal ions in bacteria.
42 Environ Res 1985;36:379-388.
- 43 57 Green MHL, Muriel WJ, Bridges BA: Use of simplified fluctuation test to detect low
44 levels of mutagens. Mutat Res. 1976; 38:33-42.

- 4 58 Singh I.: Induction of gene conversion and reverse mutation by manganese sulphate
5 and nickel sulphate in *Saccharomyces cerevisiae*. *Mutat Res.* 1984;137:47-49.
- 6 59 ~~Hsie AW, Johnson NP, Couch DB, et al.: Quantitative mammalian cell mutagenesis
7 and a preliminary study of the mutagenic potential of metallic compounds. In:
8 Kharasch N, ed. Trace metals in health and disease. New York, NY: Raven Press,
9 1979;55-69.~~
- 10 60 Amacher DE, Paillet SC.: Induction of trifluorothymidine resistant mutants by metal
11 ions in L5178Y/TK[±] cells. *Mutat Res.* 1980;78:279-288.
- 12 61 Hartwig A, Beyersmann D.: Enhancement of UV-induced mutagenesis and
13 sister-chromatid exchanges by nickel ions in V79 cells: Evidence for inhibition of
14 DNA repair. *Mutat Res.* 1989;217:65-73.
- 15 62 Miyaki M, Akamatsu N, Ono T, Koyama H.: Mutagenicity of metal cations in
16 cultured cells from Chinese hamster. *Mutat Res.* 1979;68:259-263.
- 17 63 Fletcher GG, Rossetto FE, Turnbull JD, Nieboer E.: Toxicity, uptake, and
18 mutagenicity of particulate and soluble nickel compounds. *Environ Health Perspect*
19 102(suppl 3) 1994;69-79.
- 20 64 McGregor DB, Brown A, Cattanch P, Edwards I, McBride D, Riach C et
21 al.: Responses of the L5178Y TK^{+/TK⁻} mouse lymphoma cell forward mutation assay.
22 III. 72 coded chemicals. *Environ Mol Mutagen* 1988;12:85-154.
- 23 65 Larramendy ML, Popescu NC, DiPaolo JA.: Induction by inorganic metal salts of
24 sister chromatid exchanges and chromosome aberrations in human and Syrian
25 hamster cell strands. *Environ Mutagen* 1981;3:597-606.
- 26 66 ~~Leehner JF, Tokiwa T, McClendon IA, Haugen A.: Effects of nickel sulfate on growth
27 and differentiation of normal human bronchial epithelial cells. *Carcinogenesis*.
28 1984;5:1697-1703~~
- 29 67 Sen P. and Costa M.: Induction of chromosomal damage in Chinese hamster ovary
30 cells by soluble and particulate nickel compounds: preferential fragmentation of the
31 heterochromatic long arm of the X-chromosome by carcinogenic crystalline NiS
32 particles. *Cancer Res* 1985;45:2320-2325
- 33 68 Sen P, Conway K, Costa M.: Comparison of the localization of chromosome damage
34 induced by calcium chromate and nickel compounds. *Cancer Res* 1987;47:2142-2147.
- 35 69 Andersen O.: Effects of coal combustion products and metal compounds on sister
36 chromatid exchange (SCE) in a macrophage cell line. *Environ Health Perspect*.
37 1983;47:239-253.
- 38 70 Ohno H, Hanaoka F, Yamada M.: Inducibility of sister chromatid exchanges by
39 heavy metal ions. *Mutat Res* 1982; 104:141-145.
- 40 71 Wulf HC.: Sister chromatid exchanges in human lymphocytes exposed to nickel and
41 lead. *Dan Med Bull* 1980;27:40-42.
- 42 72 ~~Pool-Zobel BL, Lotzmann N, Knoll M, Kuchenmeister F, Lambertz R, Leucht U et al:
43 Detection of genotoxic effects in human gastric and nasal mucosa cells isolated from
44 biopsy samples. *Environ and Mol Mutagen*. 1994;24:23-45.~~

- 4 73 Wozniak K, Blasiak J.: Free radicals-mediated induction of oxidized DNA bases and
5 DNA-protein cross-links by nickel chloride. Mutat Res 2002;514(1-2):233-243.
- 6 74 Chin YE, Snow ET, Christie NT.: The stimulatory effect of nickel chloride on DNA
7 replication in human HeLa cells and Escherichia coli. Carcinogenesis.
8 1994;15(5):1013-1016.
- 9 75 Hamilton-Koch W, Snyder RD, Lavelle JM.: Metal-induced DNA damage and repair
10 in human diploid fibroblasts and Chinese hamster ovary cells. Chem Biol Interact
11 1986;59:17-28.
- 12 76 Miura T, Patierno SR, Sakuramoto T.: Morphological and neoplastic transformation
13 of C3H/10t1/2 Cl 8 mouse embryo cells by insoluble carcinogenic nickel compounds.
14 Environ Mol Mutagen 1989;14:65-78.
- 15 77 DiPaolo JA, Casto BC.: Quantitative studies of in vitro morphological transformation
16 of Syrian hamster cells by inorganic metal salts. Cancer Res 1979;39:1008-1013.
- 17 78 Costa M, Heck JD.: Specific nickel compounds as carcinogens. Trends Pharmacol Sci.
18 1982;3:408-410.
- 19 79 Biedermann KA and Landolph JR: Induction of anchorage independence in human
20 diploid foreskin fibroblasts by carcinogenic metal salts. Cancer Res.
21 1987;47:3815-3823.
- 22 80 Rodriguez-Ariza R, Ramos P.: Mutagenicity of nickel sulphate in Drosophila
23 melanogaster. Mutat Res. 1986;170:115-117.
- 24 81 Ogawa HI, Shibahara T, Iwata H, Okada T, Tsuruta S, Kakimoto K.: Genotoxic
25 activities in vivo of cobaltous chloride and other metal chlorides as assayed in the
26 Drosophila wing spot test. Mutat Res. 1994;320:133-140.
- 27 82 Rasmussen A.: Mutagenic effects of some water-soluble metal compounds in a somatic
28 eye-color test system in Drosophila melanogaster. Mutat Res. 1985;157:157-162.
- 29 83 Morita T, Asano N, Awogi T, Sasaki YF, Sato S, Shimada H.: Evaluation of the
30 rodent micronucleus assay in the screening of IARC carcinogens (groups 1, 2A, and
31 2B). The summary report of the 6th collaborative study by CSGMT/JEMS · MMS.
32 Mutat Res 1997;389:3-122.
- 33 84 Covance Laboratories, Inc.: In vivo rat micronucleus assay with nickel sulfate
34 hexahydrate. Study Number 7454-100 submitted to NiPERA, 4. August, 2003.
35 Vienna, Virginia: Covance Laboratories, Inc.
- 36 85 Oller AR, Erexson G: Lack of micronuclei formation in bone marrow of rats after
37 repeated oral exposure to nickel sulfate hexahydrate. Mutat Res 2007;626(1-2):102-
38 110.
- 39 86 Mathur AK, Dikshith TSS, Lal MM, Tandon SK.: Distribution of nickel and
40 cytogenetic changes in poisoned rats. Toxicology. 1978;10:105-113.
- 41 87 Chorvatovicova D: The effects of NiCl₂, on the level of chromosome aberrations in
42 Chinese hamster *Chicetulus griseus*. Biologica (Bratislava) 1983;38:1107-1112. (in
43 Slovok with English summary)

- 4 88 Dhir H, Agarwal K, Sharma A, Talukder G.: Modifying role of Phyllanthus emblica
5 and ascorbic acid against nickel clastogenicity in mice. *Cancer Lett* 1991;59:9-18.
- 6 89 Deknudt GH, Leonard A.: Mutagenicity tests with nickel salts in the male mouse.
7 Toxicology 1982;25:289-292.
- 8 90 ~~Amlacher E and Rudolph C: The thymidine incorporation inhibiting screening
9 system (TSS) to test carcinogenic substances (a nuclear DNA synthesis suppressive
10 short term test). Arch Geschwulstforsch. 1981;51:605-610~~
- 11 91 Benson JM, March TH, Hahn FF, Seagrave, J.C., Divine, K.K. and Belinsky, S.A.:
12 Final reportfor short-term inhalation study with nickel compounds. Study carried out
13 for NiPERA by Inhalation Toxicology Laboratory, Lovelace Research Institute,
14 Albuquerque, NM, USA. 2002
- 15 92 Danadevi K, Rozati R, Saleha Banu B, Grover P: In vivo genotoxic effect of nickel
16 chloride in mice leukocytes using comet assay. *Food Chem Toxicol*
17 2004;42(5):751-757.
- 18 93 ~~Hui G and Sunderman FW Jr: Effects of nickel compounds on incorporation of [³H]
19 thymidine into DNA in rat liver and kidney. *Carcinogenesis* 1980;1:297-304.~~
- 20 94 Stinson TJ, Jaw S, Jeffery EH and Plewa MJ: The relationship between nickel
21 chloride-induced peroxidation and DNA strand breakage in rat liver. *Toxicol. Appl.
22 Pharmacol* 1992;117:98-103.
- 23 95 Daldrup T, Haarhoff K, Szathmary SC : [Fatal nickel sulfate poisoning.] Beiträge zur
24 Gerichtlichen Medizin, 1983;41:141-144 (in German with English summary).
- 25 96 Sunderman FW Jr, Dingle B, Hopfer SM, Swft T: Acute nickel toxicity in
26 electroplating workers who accidentally ingested a solution of nickel sulfate and
27 nickel chloride. *American journal of industrial medicine* 1988;14:257-266
- 28 97 Webster JD, Parker TF, Alfrey AC, Smythe WR, Kubo H, Neal G et al.: Acute nickel
29 intoxication by dialysis. *Annals of internal medicine* 1980;92:631- 633
- 30 98 Nielsen NH, Menné T: Allergic contact sensitization in an unselected Danish
31 population *Acta Dermato Venereologica* 1992;72:456-460
- 32 99 Menné T, Christophersen J, Green A: Epidemiology of nickel dermatitis. In: Maibach
33 HI, Menné T, eds. Nickel and the skin: immunology and toxicology. Boca Raton, FL,
34 CRC Press, 1989;pp109-115
- 35 100 Fors R, Persson M, Bergström E, Stenlund H, Stymne B, Stenberg B: Nickel
36 allergy--prevalence in a population of Swedish youths from patch test and
37 questionnaire data. *Contact Dermatitis* 2008;58(2):80-87.
- 38 101 Rietschel RL, Fowler JF, Warshaw EM, Belsito D, DeLeo VA, Maibach HI, Marks
39 JG, Mathias CG, Pratt M, Saserville D, Storrs FJ, Taylor JS, Zug KA: Detection of
40 nickel sensitivity has increased in North American patch-test patients. *Dermatitis*
41 2008 ;19(1):16-19.
- 42 102 Allenby CF, Goodwin BF: Influence of detergent washing powders on minimal
43 eliciting patch test concentrations of nickel and chromium. *Contact dermatitis*
44 1983;9:491-499

- 4 103 Veien NK, Menné T: Nickel contact allergy and nickel-restricted diet. Seminars in
5 dermatology 1990;9:197-205
- 6 104 Jordan WP, King SE : Nickel feeding in nickel-sensitive patients with hand eczema.
7 Journal of the American Academy of Dermatology 1979;1:506-508
- 8 105 Gawkrodger DJ, Cook SW, Fell GS, Hunter JAA.: Nickel dermatitis: the reaction to
9 oral nickel challenge. British journal of dermatology 1986;115:33-38
- 10 106 Hindsén M, Christensen OB, Möller H: Nickel levels in serum and urine in five
11 different groups of eczema patients following oral ingestion of nickel. Acta Dermato
12 Venereologica 1994;74:176-178
- 13 107 Nielsen GD, Jepsen LV, Jorgensen PJ, Grandjean P, Brandrup F: Nickel-sensitive
14 patients with vesicular hand eczema: oral challenge with a diet naturally high in
15 nickel. British journal of dermatology 1990;122:299-308
- 16 108 Sjöwall P, Christensen OB, Möller H : Oral hyposensitization in nickel allergy.
17 Journal of the American Academy of Dermatology 1978;17:774-778
- 18 109 Panzani RC, Schiavino D, Nucera E, Pellegrino S, Fais G, Schinco G et al.: Oral
19 hyposensitization to nickel allergy: preliminary clinical results International
20 archives of allergy and applied immunology 1995;107:251-254
- 21 110 Bagot M, Charue D, Flechet ML, Terki N, Toma A, Revuz J: Oral desensitization
22 in nickel allergy induces a decrease in nickel-specific T-cells. European journal of
23 dermatology 1995;5:614-617
- 24 111 Santucci B, Cristaudo A, Cannistraci C, Picardo M: Nickel sensitivity: effects of
25 prolonged oral intake of the element. Contact dermatitis 1988;19:202-205
- 26 112 Santucci B, Mnna F, Cannistraci C, Cristaudo A, Capparella R, Bolasco A et al.:
27 Serum and urine concentrations in nickel-sensitive patients after long prolonged
28 oral administration. Contact dermatitis 1994;30:97-101
- 29 113 Jensen CS, Menne T, Lisby S, et al.: Experimental systemic contact dermatitis
30 from nickel: A dose-response study. Contact Dermatitis 2003;49(3):124-132.
- 31 114 Hindsén M, Bruze M, Christensen OB: Flare-up reactions after oral challenge with
32 nickel in relation to challenge dose and intensity and time of previous patch test
33 reactions. Journal of the American Academy of Dermatology 2001;44(4): 616-623.
- 34 115 WHO: World Health Organization. Guidelines for Drinking Water Quality, Third
35 edition.2004
- 36 116 Smith MK, JA George, HF Stober and GL Kimmel: Perinatal toxicity associated
37 with nickel chloride exposure. Fund. Appl. Toxicol. 1990. Preliminary
38 unpublished draft.
- 39 118 水道統計 平成 20 年度版。
- 40 119 EPA.(Environmental Protection Agency):Integrated Risk Information System
41 (IRIS). Nickel refinery dust (no CASRN), Carcinogenicity assessment for lifetime
42 exposure, Last revised - 01/01/1991. Available online at
43 http://www.epa.gov/ncea/iris/subst/0272.htm

- 4 120 EPA.(Environmental Protection Agency):Integrated Risk Information System
5 (IRIS). Nickel refinery dust (CASRN 12035-72-2), Carcinogenicity assessment for
6 lifetime exposure, Last revised - 01/01/1991. Available online at
7 <http://www.epa.gov/NCEA/iris/subst/0273.htm>
- 8 121 EPA.(Environmental Protection Agency):Integrated Risk Information System
9 (IRIS). Nickel carbonyl (CASRN 13463-39-3), Carcinogenicity assessment for
10 lifetime exposure, Last revised - 03/01/1991. Available online at
11 <http://www.epa.gov/ncea/iris/subst/0274.htm>
- 12 122 Sanford WE, Nieboer E, Bach P, Stace B, Gregg N. & Dobrota M. The renal
13 clearance and toxicity of nickel. In: Fourth International Conference on Nickel
14 Metabolism and Toxicology, Abstracts, Espoo, Finland, 5-9 September 1988,
15 Helsinki, Institute of Occupational Health, p.17.
- 16 123 Kaaber KT, Menné T, Tjell JC, Veien, N. Antabuse treatment of nickel dermatitis.
17 Chelation – a new principle in the treatment of nickel dermatitis. Contact
18 Dermatitis 1979; 5: 221-228.
- 19
- 20 124 Cronin E, Di Michiel AD, Brown SS : Oral Challenge in nickel in nickel-sensitive
21 women with hand eczema. In: Nickel Toxicology. Brown SS, Sunderman FW Jr
22 (Eds.) Academic Press, New York. 1980; 149-162.
- 23
- 24 125 Jordan WP, King SE . Nickel feeding in nickel sensitive patients with hand eczema.
25 J Am Acad Dermatol 1 1979; 506-508.
- 26
- 27 126 Smialowicz RJ, Rogers RR, Roddle MM, Stott GA. Immunologic effects of nickel: I.
28 Suppression of cellular and humoral immunity. Environ Res 1984;33:413-427.
- 29 127 Kurokawa Y, Matsushima M, Imazawa T, Takamura N, Takahashi M, Hayashi Y.
30 Promoting effect of metal compounds on rat renal tumorigenesis. Int J. Toxicol
31 1985; 4: 321-330