

(案)

農薬評価書

シフルフェナミド

2009年1月21日

食品安全委員会農薬専門調査会

目 次

	頁
○審議の経緯.....	3
○食品安全委員会委員名簿.....	3
○食品安全委員会農薬専門調査会専門委員名簿.....	3
○要約.....	5
 I. 評価対象農薬の概要.....	6
1. 用途.....	6
2. 有効成分の一般名.....	6
3. 化学名.....	6
4. 分子式.....	6
5. 分子量.....	6
6. 構造式.....	6
7. 開発の経緯.....	6
 II. 安全性に係る試験の概要.....	7
1. 動物体内運命試験（ラット）.....	7
(1) [phe- ¹⁴ C]シフルフェナミドを用いた動物体内運命試験.....	7
(2) [cyc- ¹⁴ C]シフルフェナミドを用いた動物体内運命試験.....	10
2. 動物体内運命試験（イヌ）.....	12
(1) 血中濃度推移.....	12
(2) 排泄.....	12
(3) 体内分布.....	13
(4) 代謝物同定・定量.....	13
(5) 反復投与試験.....	14
3. 植物体内運命試験.....	15
(1) きゅうり.....	15
(2) りんご.....	16
(3) 小麦.....	16
4. 土壌中運命試験.....	17
(1) 好氣的土壌中運命試験.....	17
(2) 土壌吸着試験.....	18
5. 水中運命試験.....	18
(1) 加水分解試験.....	18
(2) 水中光分解試験.....	18
6. 土壌残留試験.....	19
7. 作物残留試験.....	19

8. 一般薬理試験	19
9. 急性毒性試験	20
10. 眼・皮膚に対する刺激性及び皮膚感作性試験	22
11. 亜急性毒性試験	22
(1) 90 日間亜急性毒性試験 (ラット)	22
(2) 90 日間亜急性毒性試験 (マウス)	23
(3) 90 日間亜急性毒性試験 (イヌ)	24
(4) 90 日間亜急性神経毒性試験 (ラット)	24
(5) 28 日間亜急性経皮毒性試験 (ラット)	25
12. 慢性毒性試験及び発がん性試験	25
(1) 1 年間慢性毒性試験 (イヌ)	25
(2) 2 年間慢性毒性/発がん性併合試験 (ラット)	25
(3) 18 カ月間発がん性試験 (マウス)	26
13. 生殖発生毒性試験	27
(1) 2 世代繁殖試験 (ラット)	27
(2) 発生毒性試験 (ラット)	28
(3) 発生毒性試験 (ウサギ) ①	28
(4) 発生毒性試験 (ウサギ) ②	29
14. 遺伝毒性試験	29
15. その他の試験	32
(1) イヌの脳に認められた空胞化に関する検討	32
(2) マウスの肝細胞腫瘍発生に関する検討	34
(3) ラットの甲状腺腫瘍発生及び間細胞過形成に関する検討	35
(4) シフルフェナミドを投与したイヌで増加した血清 ALP の同定と活性測定	36
(5) カルニチン依存性パルミトイル基転移酵素に対する影響	37
(6) シフルフェナミドのエストロゲン様作用に関する検討	37
(7) ラットの尿量減少の作用機序に関する検討	38
III. 食品健康影響評価	39
・ 別紙 1: 代謝物/分解物等略称	43
・ 別紙 2: 検査値等略称	45
・ 別紙 3: 作物残留試験	47
・ 参照	51

<審議の経緯>

- 2005 年 11 月 29 日 残留農薬基準告示（参照 1）
2008 年 3 月 25 日 厚生労働大臣より残留基準設定に係る食品健康影響評価について要請（厚生労働省発食安第 0325007 号）、関係書類の接受（参照 2、3）
2008 年 3 月 21 日 第 231 回食品安全委員会（要請事項説明）（参照 4）
2008 年 9 月 10 日 第 15 回農薬専門調査会確認評価第二部会（参照 5）
2009 年 1 月 21 日 第 47 回農薬専門調査会幹事会（参照 6）

<食品安全委員会委員名簿>

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

<食品安全委員会農薬専門調査会専門委員名簿>

（2008 年 3 月 31 日まで）

鈴木勝士（座長）	三枝順三	布柴達男
林 真（座長代理）	佐々木有	根岸友恵
赤池昭紀	代田真理子	平塚 明
石井康雄	高木篤也	藤本成明
泉 啓介	玉井郁巳	細川正清
上路雅子	田村廣人	松本清司
臼井健二	津田修治	柳井徳磨
江馬 眞	津田洋幸	山崎浩史
大澤貫寿	出川雅邦	山手丈至
太田敏博	長尾哲二	與語靖洋
大谷 浩	中澤憲一	吉田 緑
小澤正吾	納屋聖人	若栗 忍
小林裕子	西川秋佳	

（2008 年 4 月 1 日から）

鈴木勝士（座長）	佐々木有	根本信雄
林 真（座長代理）	代田真理子	平塚 明
相磯成敏	高木篤也	藤本成明

赤池昭紀
石井康雄
泉 啓介
今井田克己
上路雅子
臼井健二
太田敏博
大谷 浩
小澤正吾
川合是彰
小林裕子

玉井郁巳
田村廣人
津田修治
津田洋幸
長尾哲二
中澤憲一*
永田 清
納屋聖人
西川秋佳
布柴達男
根岸友恵

細川正清
堀本政夫
松本清司
本間正充
柳井徳磨
山崎浩史
山手丈至
與語靖洋
吉田 緑
若栗 忍

* : 2009 年 1 月 19 日まで

要 約

アミドキシム骨格を有する殺菌剤であるシフルフェナミド (CAS No. 18409-60-3) について、農薬抄録を用いて食品健康影響評価を実施した。

評価に供した試験成績は、動物体内運命 (ラット及びイヌ)、植物体内運命 (きゅうり、りんご及び小麦)、土壌中運命、水中運命、土壌残留、作物残留、急性毒性 (ラット)、亜急性毒性 (ラット、マウス及びイヌ)、慢性毒性 (イヌ)、慢性毒性/発がん性併合 (ラット)、発がん性 (マウス)、2 世代繁殖 (ラット)、発生毒性 (ラット及びウサギ)、遺伝毒性試験等である。

試験結果から、シフルフェナミド投与による影響は主に肝臓、腎臓、心臓、甲状腺、精巣及び脳 (イヌ) に認められた。神経毒性、繁殖能に対する影響、~~催奇形性及び~~遺伝毒性は認められなかった。発がん性試験において、雄ラットで甲状腺ろ胞細胞腺腫、雄マウスで肝細胞腺腫の増加が認められたが、発生機序は遺伝毒性メカニズムとは考えがたく、評価にあたり閾値を設定することは可能であると考えられた。

各試験で得られた無毒性量の低値は、イヌを用いた 1 年間慢性毒性試験の 4.1 mg/kg 体重/日及びラットを用いた 2 年間慢性毒性/発がん性併合試験の 4.4 mg/kg 体重/日であったので、これらを根拠として、最小値である 4.1 mg/kg 体重/日を安全係数 100 で除した 0.041 mg/kg 体重/日を一日摂取許容量 (ADI) と設定した。

I. 評価対象農薬の概要

1. 用途

殺菌剤

2. 有効成分の一般名

和名：シフルフェナミド

英名：cyflufenamid (ISO 名)

3. 化学名

IUPAC

和名：(Z)-N-[α-(シクロプロピルメトキシイミノ)-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンジル]-2-フェニルアセトアミド

英名：(Z)-N-[α-(cyclopropylmethoxyimino)-2,3-difluoro-6-(trifluoromethyl)benzyl]-2-phenylacetamide

CAS (No. 180409-60-3)

和名：(Z)-N-[[[(シクロプロピルメトキシ)アミノ][2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)フェニル]メチレン]ベンゼンアセトアミド

英名：(Z)-N-[[[(cyclopropylmethoxy)amino][2,3-difluoro-6-(trifluoromethyl)phenyl]methylene]benzeneacetamide

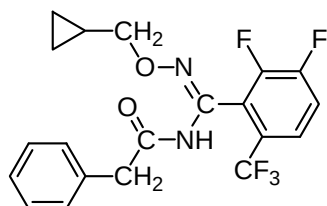
4. 分子式

C₂₀H₁₇F₅N₂O₂

5. 分子量

412.36

6. 構造式



7. 開発の経緯

シフルフェナミドは、日本曹達株式会社が開発したアミドキシム骨格を有する殺菌剤である。麦類、いちご、メロン等のうどんこ病及び灰星病に防除効果を示す。作用機構は解明されていない。

我が国では2002年12月24日に初回農薬登録されている。海外においては、韓国、イスラエルで登録済みである。

ポジティブリスト制度導入に伴う暫定基準が設定されている。

II. 安全性に係る試験の概要

農薬抄録（2007 年）を基に、毒性に関する主な科学的知見を整理した。（参照 2）

各種運命試験（II. 1～4）は、シフルフェナミドのフッ素原子が結合したフェニル基の炭素を ^{14}C で均一に標識したもの（[phe- ^{14}C]シフルフェナミド）及びシクロプロパン環の 2 及び 3 位の炭素を ^{14}C で標識したもの（[cyc- ^{14}C]シフルフェナミド）を用いて実施された。放射能濃度及び代謝物濃度は特に断りがない場合、シフルフェナミドに換算した。代謝物/分解物略称及び検査値等略称は別紙 1 及び 2 に示されている。

1. 動物体内運命試験（ラット）

（1）[phe- ^{14}C]シフルフェナミドを用いた動物体内運命試験

① 血中濃度推移

SD ラット（一群雌雄各 5 匹）に [phe- ^{14}C]シフルフェナミドを 10 mg/kg 体重（以下 [1.] において「低用量」という。）または 200 mg/kg 体重（以下 [1.] において「高用量」という。）で単回経口投与し、血中濃度推移が検討された。

血漿及び赤血球中放射能濃度推移は表 1 に示されている。

血漿及び赤血球中における最高濃度到達時間（ $T_{\max}$ ）は、高用量の方が遅くなることが示された。血漿中あるいは赤血球中最高濃度（ $C_{\max}$ ）は、両投与群の雌雄において赤血球よりも血漿の方が約 2 倍高かった。血漿中における消失半減期（ $T_{1/2}$ ）は高用量群の雌を除き、20 時間以内であり、比較的速やかに消失した。（参照 2）

表 1 血漿及び赤血球中放射能濃度推移

投与量		10 mg/kg 体重		200 mg/kg 体重	
性別		雄	雌	雄	雌
血漿	$T_{\max}$ (時間)	4	1	12	6
	$C_{\max}$ ($\mu\text{g/mL}$)	1.4	0.8	17.7	6.2
	$T_{1/2}$ (時間)	15.5	14.2	19.4	34.1
赤血球	$T_{\max}$ (時間)	4	1	12	24
	$C_{\max}$ ($\mu\text{g/g}$)	0.7	0.40	9.5	3.6
	$T_{1/2}$ (時間)	—	70.8	—	—

—：推定値の標準誤差が大きかったので信頼できる値が得られなかった。

② 排泄

SD ラット（一群雌雄各 4 匹）に [phe- ^{14}C]シフルフェナミドを低用量または高用量で単回経口投与、あるいは低用量で 14 日間反復投与して、最終投与後 168 時間の尿及び糞を用いて、排泄試験が実施された。

投与後 168 時間の各投与群における尿及び糞中排泄率は、表 2 に示されている。

単回経口投与群では両投与群とも総投与放射能（TAR）の 95%以上が 72 時間以内に尿及び糞中に排泄された。主要排泄経路は糞中であつた。尿への排泄は雌より雄の方が多く、また高用量投与群より低用量投与群の方が多かった。反復投与群においても、単回投与群と同様の排泄パターンが認められた。（参照 2）

表 2 投与後 168 時間の尿及び糞中排泄率（%TAR）

投与方法	単回経口								反復経口			
投与量	10 mg/kg 体重				200 mg/kg 体重				10 mg/kg 体重			
性別	雄		雌		雄		雌		雄		雌	
試料	尿	糞	尿	糞	尿	糞	尿	糞	尿	糞	尿	糞
最終試料採取時間*	31.4	66.3	17.9	80.8	23.8	76.9	10.6	88.4	35.2	93.4	17.5	111

*：単回投与試験は投与 168 時間後、反復投与試験は最終投与 168 時間後。

尿中排泄率の値はケージ洗浄液を含む。

③ 胆汁中排泄

胆管カニューレションした SD ラット（一群雌雄各 4 匹）に[phe-¹⁴C]シフルフェナミドを低用量または高用量で単回経口投与し、投与後 48 時間の胆汁、尿及び糞を用いて、胆汁中排泄試験が実施された。

投与後 48 時間の胆汁、尿及び糞中排泄率は表 3 に示されている。

投与 48 時間後までに、低用量で 61~77%TAR、高用量で 34~43%TAR が胆汁中に排泄され、胆汁が主要排泄経路であることが示された。低用量群では、胆汁中の放射能の大部分が最終的に糞中に排泄され、腸肝循環が示唆された。胆汁、尿、糞、肝臓及びカーカス¹中の放射能濃度から算出した吸収率は、低用量群の雄及び雌でそれぞれ 70.4 及び 85.3%TAR、高用量群の雄及び雌でそれぞれ 40.6 及び 50.8%TAR であった。（参照 2）

表 3 投与後 48 時間の胆汁、尿及び糞中排泄率（%TAR）

投与量	性別	胆汁	尿	糞
10 mg/kg 体重	雄	60.6	8.5	24.2
	雌	77.4	5.6	15.6
200 mg/kg 体重	雄	33.5	6.0	61.5
	雌	43.2	3.6	54.3

¹ 組織・臓器を取り除いた残渣のことをカーカスという。

尿中排泄率の値はケージ洗浄液を含む。

④ 体内分布

SD ラット（一群雌雄各 4 匹）に[phe-¹⁴C]シフルフェナミドを低用量または高用量で単回経口投与、あるいは低用量で 14 日間反復投与し、体内分布試験が実施された。

低用量投与群の T_{max} （投与 4 時間後）において、雌雄の組織中放射能濃度は、消化管（内容物を含む）以外に肝臓で最も高かった。次いで腎臓、膵臓（雌）、脂肪及び卵巣で高かったが、それ以外の臓器・組織では $1.0 \mu\text{g/g}$ 以下であった。組織中放射能濃度は経時的に減少し、投与 72 時間後では、肝臓で最も高く、その他に血漿中濃度より高い組織は、脂肪、消化管、副腎、骨髄（雄）、精巣上体、脂肪（雄）、心臓、腎臓、肺、筋肉、卵巣、膵臓、皮膚、胸腺（雌）、子宮、全血及び赤血球であったが、いずれも $1.0 \mu\text{g/g}$ （1%TAR）以下となった。

高用量投与群の T_{max} （雄 12 時間後、雌 6 時間後）において、雌雄の組織中放射能濃度は、消化管（内容物を含む）以外に脂肪、肝臓および副腎（雌）で高かった。投与 72 時間後においては、それぞれの T_{max} における放射能濃度よりも減少（1%TAR 以下）し、組織残留性は低いと考えられた。また、組織分布パターンに明らかな雌雄差及び用量による差は認められなかった。

反復投与群においても、単回投与群と同様の組織分布が認められ、その濃度は単回投与群の 2~4 倍であった。組織中の濃度は経時的に減少した。最終投与 168 時間後において最も高かったのは肝臓であった。（参照 2）

⑤ 代謝物同定・定量

排泄試験 [1. (1)②] における単回投与群及び体内分布試験 [1. (1)④] における反復投与群から得られた尿及び糞、胆汁中排泄試験 [1. (1)③] で得られた胆汁、ならびに体内分布試験 [1. (1)④] における単回投与群及び反復投与群から得られた肝臓、腎臓、脂肪及び血漿を用いて代謝物同定・定量試験が実施された。また、体内分布試験 [1. (1)④] における単回投与群の投与 6 時間後に剖検して得られた脳について代謝物同定・定量試験が実施された。

尿における主要代謝物は、低用量群及び高用量群とも D（雄：10.7~13.6%TAR、雌：5.1~8.3%TAR）であった。その他に E が 1.0%TAR 以下で認められた。親化合物はいずれの投与群においても 0.1%TAR 未満であった。

糞における主要代謝物は、低用量群では L（雄：10.9%TAR、雌：27.3%TAR）であった。親化合物は低用量群の雄で 3.7%TAR、雌で

4.6%TAR 認められた。その他の代謝物は 4.3%TAR 以下であった。高用量群における主要成分は親化合物（雄：42.0%TAR、雌：50.5%TAR）であった。代謝物では L（雄：5.2%TAR、雌：7.9%TAR）が認められた。その他の代謝物は 2.3%TAR 以下であった。

反復投与後の尿中代謝物プロファイルは単回投与後の尿中と定性的に類似していた。尿中の主要代謝物は D（雄：7.2~14.4%TAR、雌：4.1~7.5%TAR）であった。その他に E が 3.0%TAR 以下で認められた。

反復投与後の糞中の主要成分は親化合物（雄：27.3~31.0%TAR、雌：19.6~35.8%TAR）であった。代謝物では、L（雄：6.7~11.2%TAR、雌：19.6~51.3%TAR）が認められた。

胆汁中の代謝物プロファイルは、低用量投与群と高用量投与群とでは定性的に同等であった。主要代謝物は B12 分画（K 及び M または N のグルクロン酸抱合体）であり、雄で 16.6~31.0%TAR、雌で 30.1~51.3%TAR であった。その他に同定された代謝物として、D、G、J、K 及び O が認められ、その最大値は 1.9%TAR であった。

血漿、肝臓、腎臓及び脂肪中の代謝物は尿、糞及び胆汁中で認められたものと共通であった。D 及び親化合物は、血漿、肝臓及び腎臓中の主要成分として認められた。E は反復投与後の腎臓から D に次いで多く検出された。脂肪組織からは親化合物が主要成分として、H が代謝物として認められた。

脳中における主要成分として、親化合物が脳中総残留放射能（TRR）の 34.6%（2.4 µg/g）検出され、未同定代謝物 BE4 が 48.3%TRR（3.4 µg/g）が検出された。これらの 2 種類の化合物はイヌの脳からも検出されたが、イヌでは親化合物が主要成分であり、未同定代謝物は微量であった。

シフルフェナミドの主要代謝経路は、ひとつは、親化合物の加水分解による C の生成後、還元されて D となり、さらに脱アミノ化されて E を生成する経路、及び親化合物の非フッ素化フェニル基の一水酸化代謝物 K または J を経て、二箇所の水酸化による L の生成後、さらにメトキシ誘導体 M または N を生成し、その後グルクロン酸による抱合化であった。その他に、 α 位の水酸化による H の生成、シクロプロピルメトキシ部分の開裂を経て O を生成する経路が考えられた。（参照 2）

（2）[cyc-¹⁴C]シフルフェナミドを用いた動物体内運命試験

① 血中濃度推移

SD ラット（一群雌雄各 4 匹）に[cyc-¹⁴C]シフルフェナミドを低用量で単回経口投与し、血中濃度推移が検討された

血漿及び赤血球中放射能濃度推移は表 4 に示されている。

[cyc-¹⁴C]シフルフェナミドの吸収及び消失速度は雌雄のラットにおいて

速く、血漿における放射能濃度推移は[phe-¹⁴C]シフルフェナミドの試験結果とほぼ同等であった。(参照 2)

表 4 血漿及び赤血球中放射能濃度推移

性別		雄	雌
血漿	T _{max} (時間)	2	2
	C _{max} (μg/g)	1.3	0.9
	T _{1/2} (時間)	6.5	7.9
赤血球	T _{max} (時間)	2	2
	C _{max} (μg/g)	0.3	0.4
	T _{1/2} (時間)	25.3	9.0

② 排泄

SD ラット（一群雌雄各 4 匹）に[cyc-¹⁴C]シフルフェナミドを低用量で単回経口投与して、最終投与後 168 時間の尿及び糞を用いて、排泄試験が実施された。

投与後 168 時間の各投与群における尿及び糞中排泄率は、表 5 に示されている。

[phe-¹⁴C]シフルフェナミドを用いた試験と同様、投与後 72 時間以内に 85%TAR が尿及び糞へ排泄され、主要排泄経路は糞であった。また、尿への排泄は雌より雄の方が多く性差が認められた。(参照 2)

表 5 投与後 168 時間の尿及び糞中排泄率 (%TAR)

性別	雄		雌	
試料	尿	糞	尿	糞
投与後 168 時間	31.7	56.9	19.7	69.5

尿中排泄率の値はケージ洗浄液を含む。

③ 体内分布

排泄試験 [1. (2)②] において投与 168 時間後に得られたラットの組織を用いて、体内分布試験が実施された。

投与 168 時間後における組織中の放射能は、雌雄とも脂肪で最も高く（雄：2.30 μg/g、雌：1.82 μg/g）、次いで甲状腺（雄：0.97 μg/g、雌：0.92 μg/g）、精巣上体（雄：0.86 μg/g）であった。副腎、肝臓、卵巣、脾臓、前立腺及び皮膚（雌のみ）では 0.3~0.6 μg/g 認められた。その他の組織では 0.3 μg/g 未満であった。(参照 2)

④ 代謝物同定・定量

排泄試験 [1. (2)②] において得られた尿及び糞を用いて、代謝物同定・定量試験が実施された。

尿及び糞中代謝物のプロファイルは雌雄で同等であった。

尿中における主要代謝物は S (雄: 30.0%TAR、雌: 18.0%TAR)、糞中における主要代謝物は L (雄: 33.4%TAR、雌: 41.4%TAR) であり、その他に糞中からは J (雄: 3.16%TAR、雌: 1.60%TAR) 及び K (雄: 4.53%TAR、雌: 9.79%TAR) が検出された。

シフルフェナミドの主要代謝経路は、親化合物の非フッ素化フェニル基の一水酸化代謝物 K または J を経て、二箇所の水酸化による L の生成、ならびに α 位の水酸化による H の生成、さらにその後 S を生成する経路が考えられた。(参照 2)

2. 動物体内運命試験 (イヌ)

(1) 血中濃度推移

ビーグル犬 (雌 2 匹) に [phe- 14 C] シフルフェナミドを 200 mg/kg 体重で単回経口投与し、血中濃度推移が検討された。

血漿中放射能濃度推移は表 6 に示されている。(抄録 2)

(抄録 運命-別 12~運命-別 18 頁)

表 6 血漿中放射能濃度推移

試料	パラメーター	平均値
血漿	T _{max} (時間)	3
	C _{max} (μ g/g)	12.1
	T _{1/2} (時間)	7.9

(2) 排泄

血中濃度推移 [2. (1)] の検討で投与後 96 時間に得られた尿及び糞を用いて、排泄試験が実施された。

投与後 96 時間の尿及び糞中排泄率は、表 7 に示されている。

ラットを用いた試験と同様、投与後 48 時間以内に投与放射能の大部分が主に糞中を介して排泄された。(参照 2)

表 7 投与後 96 時間の尿及び糞中排泄率 (%TAR)

試料	平均値	
	尿	糞
投与後 96 時間	13.6	78.7

尿中排泄率の値はケージ洗浄液を含む。

(3) 体内分布

排泄試験 [2. (2)] において投与後 2 週間の間隔をあけた後、[phe-¹⁴C]シフルフェナミドを 200 mg/kg 体重で単回経口投与し、投与 3 時間後 (T_{max}) に剖検して得られたイヌの組織を用いて、体内分布試験が実施された。

投与 3 時間後における組織中濃度は表 8 に示されている。

放射能濃度は胆汁で最も高く、肝臓、血漿及び脳中の放射能濃度は低かった。脳脊髄液中の濃度は検出限界未満であった。(抄録 2)

表 8 投与 3 時間後における組織中濃度

組織	平均値 (μg/g)
胆汁	4,340
脳	4.2
脳脊髄液	<LOD
肝臓	50.4
血漿	11.1

LOD : 検出限界

(4) 代謝物同定・定量

排泄試験 [2. (2)] 及び体内分布試験 [2. (3)] の試験において得られた尿、糞、血漿、肝臓及び脳を用いて代謝物同定・定量試験が実施された。

血漿、肝臓及び脳中代謝物は表 9 に示されている。

尿中の主要代謝物は D (4.5%TRR) であった。糞中の主要成分は親化合物 (58.1%TRR) であり、その他微量代謝物として D、H 及び K 等が検出された (3%TRR 未満)。胆汁中の主要代謝物は未同定代謝物の B7 及び B8 でありそれぞれ 48.0 及び 35.7%TRR が検出され、これらはグルクロン酸抱合体の類縁体と考えられた。酵素処理した胆汁からは D、G、H 及び L が検出された (D が最大 3.1%TRR)。血漿、肝臓及び脳中の主要成分はいずれも親化合物であった。主要代謝物として、血漿では未同定代謝物 P5 (14.1%TRR) 及び P6 (27.3%TRR)、肝臓では L6 (24.5%TRR) 及び L8 (19.1%TRR) が検出され、脳では 10%TRR を超える代謝物はなかった。

以上の結果から、イヌとラットの尿及び胆汁中の代謝物プロファイルは類似していると考えられた。

イヌにおける主要代謝経路は、ラットの主要代謝経路と類似していた。親化合物の加水分解による C の生成後、還元されて D となり、さらに脱アミノ化されて E を生成する経路、及び親化合物の非フッ素化フェニル基の一水酸化代謝物 K または J を経て、二箇所の水酸化による L の生成が考えられた。その他に、α位の水酸化による H の生成、シクロプロピルメトキシ部分

の開裂を経て O を生成し、O はさらにグルクロン酸抱合体に変換されるか、オキサゾール体 G に還元する経路が考えられた。(抄録 2)

表 9 血漿、肝臓及び脳中代謝物 (%TRR)

試料	シフルフェナミド	代謝物
血漿	43.8	未同定代謝物(27.3)*
肝臓	14.4	D(3.0)、未同定代謝物(24.5)*
脳	79.2	未同定代謝物(7.8)*

*：未同定代謝物は最大値のみ示した。

(5) 反復投与試験

ビーグル犬（雌 2 匹）に非標識シフルフェナミドを 1,500 ppm の用量で 26 週間混餌投与した後、[phe-¹⁴C]シフルフェナミドを 200 mg/kg 体重で単回経口投与し、投与 4 時間後に解剖して得られた脳及び血漿を用いて代謝物同定・定量試験が実施された。

脳及び血漿中の放射能濃度及び代謝物は表 10 に示されている。

表 10 脳及び血漿中の放射能濃度及び代謝物

組織	放射能濃度 平均値 (μg/g)	シフルフェナミド (%TRR)	代謝物 (%TRR)
脳	1.7	20.6	D(13.1)、 未同定代謝物(9.2)*
血漿	19.1	2.0	未同定代謝物(39.2)*

*：未知代謝物は最大値のみ示した。

脳中の主要成分は親化合物であり、10%TRR を超える代謝物として D が検出された。血漿中の親化合物は 2.0%TRR のみ検出された。主要代謝物として、未同定代謝物 P6 及び P7 がそれぞれ 18.4 及び 39.2%TRR 検出された。

前投与したイヌにおける脳中主要成分は親化合物であり、前投与なしのイヌの試験結果 [2. (4)] と同様であった。また、前投与なしのイヌの代謝試験で検出された 2 つの未同定代謝物 (10%TRR 未満) についても、前投与したイヌから検出され、脳中代謝物プロファイルは類似していた。

血漿中では、前投与なしのイヌから親化合物が 44%TRR 検出されたが、前投与したイヌからは 2.0%TRR であった。前投与したイヌで 10%TRR 以上検出された P6 及び P7 は前投与なしのイヌからも検出された。(抄録 2)

3. 植物体内運命試験

(1) きゅうり

温室内で栽培した定植2カ月後のきゅうり(品種名:相模半白)に、[phe-¹⁴C]シフルフェナミドを 50 g ai/ha (以下、[3. (1)]において「通常薬量」という。)または 200 g ai/ha (以下、[3. (1)]において「高薬量」という。)で茎葉に散布し、植物体内運命試験が実施された。通常薬量処理区においては、処理 0、3、7、14 及び 31 日後、高薬量処理区においては処理 7 及び 35 日後に葉及び果実を採取した。また、定植2カ月後のきゅうり生育鉢の土壌表面に[phe-¹⁴C]シフルフェナミドを通常薬量の用量で滴下し、処理7日後に葉、果実、蔓、根及び土壌を採取した。

茎葉散布後及び土壌処理7日後の放射能分布は表 11 及び 12 に示されている。

茎葉散布試料において、果実中の残留放射能は試験期間を通じて総処理放射能 (TAR) の 1%未満であった。土壌処理試料においては、シフルフェナミドはきゅうりの根から果実や葉など地上部への移行はほとんど認められなかった。

いずれの試料においても、残留放射能のほとんどがメタノール洗浄液及び水/メタノール抽出液中に存在し、抽出残渣に 6.6%TRR 以下しか認められなかった。また、メタノール洗浄液から水/メタノール抽出液への放射能分布の推移から、シフルフェナミドは果実、葉ともに表面から内部へ移行性すると考えられた。

茎葉散布試料において、いずれの薬量の葉及び果実においても主要成分は親化合物であった [42.3~97.9%TRR (0.02~6.7 mg/kg)]。主要代謝物として、果実では K [通常薬量処理区で最大 8.6%TRR (0.03 mg/kg)、高薬量処理区で最大 7.6%TRR (0.016 mg/kg)、葉では P [通常薬量処理区で最大 8.6%TRR (0.03 mg/kg)、高薬量処理区で最大 3.8%TRR (0.25 mg/kg)] が認められた。その他に B、H 及び Q が同定された。主要代謝物も含めていずれも 10%TRR 未満であった。

きゅうりにおける主要代謝経路として、フェニル基 4 位及びベンジル基の α 位における水酸化であり、さらにそれらのグルコース抱合体を生成する経路であると考えられた。(参照 2)

表 11 茎葉散布後の放射能分布

分析部位	50 g ai/ha				200 g ai/ha			
	処理 0 日後		処理 31 日後		処理 7 日後		処理 35 日後	
	TAR(%)	mg/kg	TAR(%)	mg/kg	TAR(%)	mg/kg	TAR(%)	mg/kg
葉	1.6	3.0	0.9	1.3	3.6	7.0	3.5	6.7
果実	0.2	0.06	0.01	0.00	0.7	0.2	0.01	0.01

表 12 土壌処理 7 日後の放射能分布

分析部位	地上部	根	土壌	計
TAR(%)	0.3	2.1	92.1	94.6
mg/kg	0.01	0.5	0.2	0.2

(2) りんご

りんご（品種名：ゴールドデンデリシャス）の収穫の約 13 週前に、[phe-¹⁴C]シフルフェナミドを 270 g ai/ ha の用量でりんご樹に散布し、植物体内運命試験が実施された。処理 0（葉のみ）、3、6 及び 13 週（果実成熟期）後に葉及び果実を採取し、果実は果皮及び果肉に分けて試料とした。

各部位における放射能分布は表 13 に示されている。

処理 13 週後には果実で 81.3%TRR、葉で 86.0%TRR が抽出された。洗浄液から抽出液へ放射能分布の推移から、シフルフェナミドは果実及び葉の表面から内部へ移行すると考えられた。

果実及び葉における主要成分は親化合物であり、処理 13 週後の果実で 66.2%TRR (0.012 mg/kg)、葉で 16.9%TRR (0.13 mg/kg) 検出された。

代謝物として、B、P 及び R が同定されたが、果実ではいずれも 3%TRR 未満であった。葉においては P が処理 6 週後に最大 19.9%TRR (0.13 mg/kg) 検出されたが、その他の代謝物は 10%TRR 未満であった。

りんごにおける主要代謝経路として、シクロプロピルメトキシ基の脱離及び水酸化ならびにフェニル基 4 位における水酸化であり、そのいずれもさらにグルコース抱合体を形成する経路であると考えられた。（参照 2）

表 13 各部位の放射能分布

分画	果実				葉			
	処理 3 週後		処理 13 週後		処理 3 週後		処理 13 週後	
	TRR(%)	mg/kg	TRR(%)	mg/kg	TRR(%)	mg/kg	TRR(%)	mg/kg
表面洗浄液	88.1	0.07	52.3	0.009	59.0	0.57	27.7	0.21
抽出液合計	7.0	0.005	29.0	0.005	33.3	0.32	58.3	0.45
果皮抽出液	2.4	0.002	17.6	0.003	—	—	—	—
果肉抽出液	4.6	0.004	11.5	0.002	—	—	—	—
未抽出残渣	4.9	0.004	18.7	0.003	7.7	0.08	9.9	0.08

—：分析試料なし

(3) 小麦

プラスチック製のコンテナに播種し、屋外の網の中で育成した小麦（品種名：Riband）に、[phe-¹⁴C]シフルフェナミドを約 25 g ai/ ha（以下、[3. (3)]

において「通常薬量」という。) または 100 g ai/ ha (以下、[3. (3)] において「高薬量」という。) で 2 回散布し、植物体内運命試験が実施された。処理約 2 時間後 (第 1 回処理後: 青刈り-1 及び根-1、第 2 回処理後: 青刈り-2 及び根-2)、収穫前約 7 週間 (第 2 回処理 37 日後、わら-中間、穂、根-3)、収穫時 (第 2 回処理の 11 週後、わら-成熟、殻、穀粒、根-4) に試料を採取した。

通常薬量散布後の小麦試料の各部位における放射能分布は表 14 に示されている。

通常薬量散布後の穀粒中の残留放射能は 0.005 mg/kg と低く、穀粒においてはこれ以上の分析は行わなかった。

高薬量を処理した小麦における主要成分は、いずれの試料においても親化合物であり、10.3~99.0%TAR (0.01~0.79 mg/kg) 検出された。その他の代謝物として、B、C、H、I、K 及び R が同定されたが、いずれも 5%TAR 未満 (0.03 mg/kg 以下) であった。

小麦における主要代謝経路は、ベンジル基の水酸化、シクロプロピルメトキシ基の脱離及び水酸化、ならびにフェニル基 4 位における水酸化であり、いずれもさらにグルコース抱合体を形成すると考えられた。(参照 2)

表 14 通常薬量散布後の小麦試料の各部位における放射能分布

試料	青刈り-1	根-1	青刈り-2	根-2	わら-中間	穂	根-3
mg/kg	0.80	0.02	0.65	0.09	0.58	0.02	0.10
試料	わら-成熟	殻	穀粒	根-4			
mg/kg	0.67	0.10	0.005	0.14			

4. 土壌中運命試験

(1) 好氣的土壌中運命試験

[phe-¹⁴C]シフルフェナミドを、火山灰土・埴壌土 (長野) に乾土あたり 0.3 mg/kg の用量 (300 g ai/ha 相当) で土壌混和し、25±2℃の暗条件下で 180 日間インキュベートし、好氣的土壌中運命試験が実施された。

シフルフェナミドは経時的に分解し、処理直後の 95.5%TAR から処理 180 日後には 2.4%TAR 以下に減少した。主要分解物として C が処理 14 日後に最大 41.9%TAR、D が処理 60 日後に最大 21.5%TAR、E が処理 60 日後に最大 11.2% TAR 及び F が処理 7 日後に最大 15.2%TAR 検出されたが、処理 180 日後には 2.2~15.1%TAR に減少した。

土壌結合残渣については残渣中の 54~61%の残留放射能がヒューミン分画に認められた。その主な分解物として C 及び E が検出され、これらの分解物が土壌に強く結合していることが推定された。

シフルフェナミドの推定半減期は 5.4 日であると考えられた。(参照 2)

(2) 土壌吸着試験

4 種類の国内土壌 [埴壌土 (北海道)、重埴土 (茨城)、砂質埴壌土 (愛知) 及び軽埴土 (高知)] を用いて土壌吸着試験が実施された。

Freundlich の吸着係数 K_{ads} は 22.2~36.0、有機炭素含有率により補正した吸着係数 K_{oc} は 1,000~2,100 であった。(参照 2)

5. 水中運命試験

(1) 加水分解試験

pH 4 (クエン酸緩衝液)、pH 5 (クエン酸緩衝液)、pH 7 (クエン酸緩衝液) 及び pH 9 (ホウ酸緩衝液) の各滅菌緩衝液に [phe- ^{14}C] シフルフェナミドを 0.025 $\mu g/mL$ となるように添加し、恒温槽中で $50 \pm 5^\circ C$ で 5 日間暗条件下でインキュベートして、予備の加水分解試験が実施された。

その結果、シフルフェナミドは、pH 4、5 及び 7 の緩衝液中においてほとんど分解せず、安定であった (91~92% TAR)。pH 9 の緩衝液中においては、徐々に分解した (処理 5 日後に 70.8% TAR)。

したがって、pH 9 の緩衝液を用いて、加水分解試験が実施された。

pH 9 (ホウ酸緩衝液) の滅菌緩衝液に [phe- ^{14}C] シフルフェナミドを 0.058、0.025 及び 0.026 $\mu g/mL$ となるように添加し、それぞれ $20^\circ C$ で 30 日間、 $35^\circ C$ で 60 日間及び $50^\circ C$ で 30 日間暗条件下でインキュベートした。

pH 9 の各温度においてシフルフェナミドは、処理 30 日後に 93.8% TAR ($20^\circ C$)、67.2% TAR ($35^\circ C$) 及び 3.4% TAR ($50^\circ C$)、また、60 日後で 46.5% TAR ($35^\circ C$) まで減少した。全ての温度での主要分解物は C であり、最大で 6.0% TAR ($20^\circ C$ 、処理 30 日後)、56.0% TAR ($35^\circ C$ 、処理 60 日後) 及び 101% TAR ($50^\circ C$ 、処理 30 日後) であった。その他に同定された分解物として B 及び D が最大 4.9% TAR ($50^\circ C$ 、処理 1 日後) 及び 1.3% TAR ($50^\circ C$ 、処理 21 日後) に認められた。

シフルフェナミドの pH 9 の緩衝液中における推定半減期は、 $20^\circ C$ で 642 日、 $25^\circ C$ で 288 日 (アレニウス式より算出)、 $35^\circ C$ で 62 日、 $50^\circ C$ で 7 日であると考えられた。(参照 2)

(2) 水中光分解試験

[phe- ^{14}C] シフルフェナミドを滅菌蒸留水または自然水 (無滅菌、神奈川県 の河川水、pH 7.48) に 0.13 $\mu g/mL$ の用量で添加し、 $25 \pm 1^\circ C$ で 30 日間キセノンランプ光 (光強度: $600 W/m^2$ 、測定波長: 290~800 nm) を連続照射する水中光分解試験が実施された。

蒸留水中の光照射区において、シフルフェナミドの分解はほとんど認められなかった (処理直後に 88.9% TAR、処理 30 日後に 87.1% TAR)。主要分解物として、B が処理 30 日後に最大 8.5% TAR、C が処理 21 日後に最大

1.9%TAR 検出された。暗対照区においても、試験終了時に 95%TAR 以上が親化合物として残存しており、分解はほとんど認められなかった。

河川水中の光照射区において、シフルフェナミドはわずかに分解し、処理直後の 92.0%TAR から処理 30 日後には 86.3%TAR に減少した。主要分解物として、B が処理 14 日後に最大 10.9%TAR 検出された。その他に C（処理 30 日後に最大 2.0%TAR）及び D（処理 21 日後に最大 1.2%TAR）が検出された。暗対照区においては、試験終了時に 95%TAR 以上が親化合物として残存しており、分解はほとんど認められなかった。

シフルフェナミドの蒸留水中における推定半減期は 594 日、自然太陽光〔北緯 35 度（東京）、春〕換算で 3,600 日、河川水中の推定半減期は 288 日（0.12 日）、自然太陽光〔北緯 35 度（東京）、春〕換算で 1,748 日であった。（参照 2）

6. 土壌残留試験

洪積土・埴土（石川）及び火山灰土・埴壤土（長野）を用い、シフルフェナミド及び分解物（C、D、E 及び F）を分析対象化合物とした土壌残留試験（容器内及び圃場試験）が実施された。結果は表 15 に示されている。（参照 2）

表 15 土壌残留試験成績

試験	濃度*	土壌	推定半減期	
			シフルフェナミド	シフルフェナミド+ 分解物(C、D、E、F)
容器内試験	0.25 mg/kg	洪積土・埴土	約 8 日	約 19 日
		火山灰土・軽埴土	約 17 日	約 24 日
圃場試験	25 g ai/ha	洪積土・埴土	約 33 日	約 38 日
		火山灰土・軽埴土	約 60 日	約 73 日

*：容器内試験では標準品、圃場試験では 10%水和剤を使用。

7. 作物残留試験

小麦、大麦、野菜及び果物を用い、シフルフェナミドを分析対象化合物とした作物残留試験が実施された。

結果は別紙 3 に示されている。シフルフェナミドの最高値は最終散布 7 日後に収穫したもも（果皮）の 3.00 mg/kg であり、可食部では最終散布 1 日後に収穫したはおうとう（果実）の 1.85 mg/kg であった。（参照 2）

8. 一般薬理試験

マウス及びラットを用いた一般薬理試験が実施された。結果は表 16 に示されている。（参照 2）

表 16 一般薬理試験概要

試験の種類		動物種	動物数/群	投与量* (mg/kg 体重) (投与経路)	最大無作用量 (mg/kg 体重)	最小作用量 (mg/kg 体重)	結果概要
中枢神経系	一般状態 (Irwin 法)	ICR マウス	雄 4	0、500、1,000、 2,000、5,000 (経口)	5,000	—	影響なし
	自発運動量	ICR マウス	雄 10	0、500、 1,000、2,000 (経口)	—	500	全投与群で自発運動低下
	自発運動量 (追加試験)	ICR マウス	雄 8	0、250、500、 1,000 (経口)	500	1,000	自発運動の低下
	ヘキソバル ビタール 睡眠	ICR マウス	雄 10	0、500、 1,000、2,000 (経口)	2,000	—	影響なし
循環器系	血圧、 心拍数	Wistar ラット	雄 3	0、2,000 (十二指腸 内投与)	2,000	—	影響なし
骨格筋	握力	ICR マウス	雄 5	0、500、 1,000、2,000 (経口)	2,000	—	影響なし
腎機能	尿量、 浸透圧、 蛋白質、 比重	SD ラット	雄 5	0、500、 1,000、2,000 (経口)	—	500	全投与群で尿量の減少
	尿量 (追加試験)	SD ラット	雄 8	0、50、150、 500 (経口)	50	150	150 mg/kg 体重以上投与群で尿量減少

*：溶媒として 1.0%CMC 溶液を用いた。—：設定できず。

9. 急性毒性試験

シフルフェナミド原体を用いた急性毒性試験が実施された。結果は表 17 に示されている。(参照 2)

表 17 急性毒性試験結果概要（原体）

投与経路	動物種 性別・匹数	LD ₅₀ (mg/kg 体重)		観察された症状
		雄	雌	
経口*	SD ラット 雌雄各 5 匹	>5,000	>5,000	立毛、うずくまり、よろめき歩行、 反応性低下、異常呼吸、四肢の蒼白、 つま先立ち、閉眼、接触反応の増加、 身繕いの頻度低下 死亡例なし
経皮	SD ラット 雌雄各 5 匹	>2,000	>2,000	投与部位の皮膚に紅班 死亡例なし
吸入	SD ラット 雌雄各 5 匹	LC ₅₀ (mg/L)		呼吸促迫 死亡例なし
		>4.76	>4.76	

*：溶媒として 1%MC 水溶液を用いた。

代謝物 B、C、F 及び G ならびに原体混在物のラットを用いた急性経口毒性試験が実施された。

結果は表 18 に示されている。（参照 2）

表 18 急性毒性試験結果概要（代謝物）

化合物	投与経路	動物種 性別・匹数	LD ₅₀ (mg/kg 体重)		観察された症状
			雄	雌	
代謝物 B	経口 ¹⁾	SD ラット 雌雄各 5 匹	>5,000	>5,000	立毛、うずくまり 死亡例なし
代謝物 C	経口 ¹⁾	SD ラット 雌雄各 5 匹	2,697	2,993	立毛、うずくまり、よろめき歩行、 反応性低下、異常呼吸、四肢蒼白、 つま先立ち、閉眼、流涎、流涙、 接触反応増加、身繕い頻度低下、 振戦、痙攣 2,500 mg/kg 体重投与群以上で 死亡
代謝物 F	経口 ¹⁾	SD ラット 雌雄各 5 匹	1,123	1,360	立毛、うずくまり、よろめき歩行、 反応性低下、異常呼吸、四肢蒼白、 つま先立ち、閉眼、流涎、流涙、 接触反応増加、身繕い頻度低下、 振戦、痙攣 1,000 mg/kg 体重投与群以上で 死亡
代謝物 G	経口 ²⁾	SD ラット 雌雄各 5 匹	>2,000	>2,000	立毛、うずくまり 死亡例なし

原体混在物 I	経口 ³⁾	SD ラット 雌雄各 5 匹	3,281	>3,000	喘鳴、開口呼吸、呼吸促迫、深く遅い呼吸、鼻・口周囲及び眼周囲の赤色付着物、脱力、尿道周囲の尿付着、軟便、自発運動低下、うずくまり、腹部膨満 雄 1,000 mg/kg 体重投与群、雌 1,500 mg/kg 体重投与群以上で死亡
原体混在物 II	経口 ²⁾	SD ラット 雌雄各 5 匹	>2,000	>2,000	症状及び死亡例なし
原体混在物 III	経口 ²⁾	SD ラット 雌雄各 5 匹	>2,000	>2,000	症状及び死亡例なし
原体混在物 IV	経口 ²⁾	SD ラット 雌雄各 5 匹	>2,000	>2,000	症状及び死亡例なし
原体混在物 V	経口 ²⁾	SD ラット 雌雄各 5 匹	>2,000	>2,000	うずくまり、下痢、呼吸数低下、呼吸緩徐、立毛、閉眼及び歩行失調 死亡例なし
原体混在物 VI	経口 ²⁾	SD ラット 雌雄各 5 匹	>2,000	>2,000	症状及び死亡例なし
原体混在物 VII	経口 ²⁾	SD ラット 雌雄各 5 匹	>2,000	>2,000	症状及び死亡例なし
原体混在物 VIII	経口 ²⁾	SD ラット 雌雄各 5 匹	>2,000	>2,000	症状及び死亡例なし

注：溶媒として 1)1%MC 水溶液、2)らっかせい油、3)5%アラビアゴムを用いた。

10. 眼・皮膚に対する刺激性及び皮膚感作性試験

NZW ウサギを用いた眼及び皮膚刺激性試験が実施された。眼に対しては軽度の刺激性が認められ、皮膚に対する刺激性は認められなかった。

Hartley モルモットを用いた皮膚感作性試験 (Maximization 法) が実施された。皮膚感作性は陰性であった。(参照 2)

11. 亜急性毒性試験

(1) 90 日間亜急性毒性試験 (ラット)

SD ラット (一群雌雄各 10 匹) を用いた混餌 (原体 : 0、50、300、1,800 及び 10,800 ppm) 投与による 90 日間亜急性毒性試験が実施された。

各投与群で認められた毒性所見は表 19 に示されている。

本試験において、1,800 ppm 以上投与群の雌雄に甲状腺絶対及び比重量増加、小葉中心性肝細胞肥大等が認められたので、無毒性量は雌雄とも 300 ppm (雄 : 20.1 mg/kg 体重/日、雌 : 24.7 mg/kg 体重/日) であると考えられた (間細胞過形成の発生機序に関しては 15. (3) を参照)。 (参照 2)

表 19 90 日間亜急性毒性試験（ラット）で認められた毒性所見

投与群	雄	雌
10,800 ppm	・体重増加抑制 ・摂餌量減少 ・PLT 増加 ・BUN、TP、カリウム、無機リン、T.Chol 及び GGT 増加、Glu 減少 ・脳比重量²増加、肝絶対及び比重量増加、腎絶対重量増加、精巣及び盲腸比重量増加 ・肝小葉像明瞭、腹腔内脂肪組織減少 ・心筋炎 ・肝胆管肥大 ・甲状腺ろ胞上皮細胞肥大 ・精巣間細胞過形成	・摂餌量減少 ・Ht、Hb、MCV 及び MCH 減少、PLT 増加 ・TP、無機リン、T.Chol、及び GGT 増加、Glu 及び ChE 減少 ・肝絶対重量増加、盲腸絶対及び比重量増加 ・肝小葉像明瞭、腹腔内脂肪組織減少、皮下脂肪減少 ・心筋空胞形成 ・肝胆管肥大 ・腎尿細管空胞形成 ・甲状腺ろ胞上皮細胞肥大
1,800 ppm 以上	・腎比重量増加、甲状腺絶対及び比重量増加 ・小葉中心性肝細胞肥大 ・腎尿細管上皮硝子滴沈着（α-2u グロブリン沈着）	・体重増加抑制 ・BUN 及びカリウム増加、T.Bil 減少、TG 減少 ・尿中ケトン体増加 ・脳、肝及び腎比重量増加、甲状腺絶対及び比重量増加 ・小葉中心性肝細胞肥大
300 ppm 以下	毒性所見なし	毒性所見なし

（２）90 日間亜急性毒性試験（マウス）

ICR マウス（一群雌雄各 10 匹）を用いた混餌（原体：0、100、400、1,600 及び 7,000 ppm）投与による 90 日間亜急性毒性試験が実施された。

各投与群で認められた毒性所見は表 20 に示されている。

本試験において、1,600 ppm 以上投与群の雌雄で肝絶対及び比重量増加、小葉中心性肝細胞肥大等が認められたので、無毒性量は雌雄とも 400 ppm（雄：50.7 mg/kg 体重/日、雌：70.8 mg/kg 体重/日）であると考えられた。（参照 2）

表 20 90 日間亜急性毒性試験（マウス）で認められた毒性所見

投与群	雄	雌
7,000 ppm	・Ht 減少 ・A/G 比減少、T.Chol、ALT 及び AST 増加 ・肝暗褐色化 ・肝巣状壊死、肝細胞核小体肥大、肝細胞脂肪滴減少、クッパー細胞黄色色素沈着 ・心筋空胞化	・BUN、TP 及び T.Chol 増加 ・尿中ケトン体増加 ・脳絶対重量減少 ・肝巣状壊死、クッパー細胞黄色色素沈着 ・心筋空胞化

² 体重比重量を比重量という（以下、同じ）。

	・顎下腺分泌顆粒減少 ・精巣間細胞過形成	
1,600 ppm 以上	・肝絶対及び比重量増加 ・小葉中心性肝細胞肥大	・肝絶対及び比重量増加 ・小葉中心性肝細胞肥大
400 ppm 以下	毒性所見なし	毒性所見なし

(3) 90 日間亜急性毒性試験 (イヌ)

ビーグル犬 (一群雌雄各 4 匹) を用いた混餌 (原体 : 0、150、500 及び 1,500 ppm) 投与による 90 日間亜急性毒性試験が実施された。

各投与群で認められた毒性所見は表 21 に示されている。

本試験において、500 ppm 以上投与群の雌雄において、肝細胞空胞化及び肥大等が認められたので、無毒性量は雌雄とも 150 ppm (雄 : 6.5 mg/kg 体重/日、雌 : 7.5 mg/kg 体重/日) であると考えられた (大脳の空胞化の発生機序に関しては 15. (1)、ALP の由来及び活性に関しては 15. (4) を参照)。(参照 2)

表 21 90 日間亜急性毒性試験 (イヌ) で認められた毒性所見

投与群	雄	雌
1,500 ppm	・体重増加抑制 ・Neu 減少 ・ALP 及びカリウム増加 ・尿量増加 ・胸腺退縮/萎縮 ・精巣上体精子数減少 ・大脳 (視床近傍神経網、皮質表層、白質) 空胞化	・体重増加抑制 ・摂餌量減少 ・BUN、カリウム及び T.Chol 増加、A/G 比減少 ・大脳 (視床近傍神経網、皮質表層、白質) 空胞化 ・胸腺退縮/萎縮
500 ppm 以上	・BUN 及び T.Chol 増加 ・肝比重量増加 ・肝細胞空胞化(脂肪沈着による) 及び肥大	・APTT 延長 ・ALP 増加 ・肝絶対及び比重量増加 ・肝細胞空胞化(脂肪沈着による) 及び肥大
150 ppm	毒性所見なし	毒性所見なし

(4) 90 日間亜急性神経毒性試験 (ラット)

SD ラット (一群雌雄各 10 匹) を用いた混餌 (原体 : 0、200、1,000 及び 5,000 ppm) 投与による 90 日間亜急性神経毒性試験が実施された。

5,000 ppm 投与群雌雄で体重増加抑制及び雌で食餌効率の減少が認められた。

その他の検査項目 (機能観察総合評価 (FOB)、脳の形態学的計測、神経病理組織学的検査を含む) に検体投与の影響は認められなかった。

本試験において、無毒性量は雄で 1,000 ppm (雄 : 88 mg/kg 体重/日、雌 : 98 mg/kg 体重/日) であると考えられた。神経毒性は認められなかった。(参

照 2)

(5) 28 日間亜急性経皮毒性試験 (ラット)

SD ラット (一群雌雄各 5 匹) を用いた経皮 (原体 : 0、100、300 及び 1,000 mg/kg 体重/日、6~7 時間/日暴露、溶媒 : 0.01%Tween80 を含む 5%アラビアゴム水溶液) 投与による 28 日間亜急性経皮毒性試験が実施された。

いずれの検査項目にも検体投与の影響は認められなかった。

本試験において、無毒性量は本試験の最高用量 1,000 mg/kg 体重/日と考えられた。(参照 2)

1 2. 慢性毒性試験及び発がん性試験

(1) 1 年間慢性毒性試験 (イヌ)

ビーグル犬 (一群雌雄各 4 匹) を用いた混餌 (原体 : 0、30、120 及び 480 ppm) 投与による 1 年間慢性毒性試験が実施された。

血液生化学的検査において、480 ppm 投与群の雌雄で ALP の増加が認められた。

その他の検査項目において検体投与の影響は認められなかった。

本試験において、無毒性量は雌雄とも 120 ppm (雄 : 4.1 mg/kg 体重/日、雌 : 4.4 mg/kg 体重/日) であると考えられた (ALP の由来及び活性に関しては 15. (4) を参照)。(参照 2)

(2) 2 年間慢性毒性/発がん性併合試験 (ラット)

SD ラット (一群雌雄各 80 匹) を用いた混餌 (原体 : 0、100、500 及び 2,000(雌)/5,000(雄)) 投与による 2 年間慢性毒性/発がん性併合試験が実施された。

各投与群で認められた毒性所見は表 22 に、雄ラットの甲状腺ろ胞細胞に認められた病変の発生頻度は表 23 に示されている。

腫瘍性病変において、5,000 ppm 投与群の雄で、甲状腺ろ胞細胞腺腫の発生頻度が有意に増加した。

本試験において、500 ppm 以上投与群の雄で腎皮質尿細管色素沈着及び硝子滴等、雌で甲状腺/上皮小体の比重量増加及び小葉中心性肝細胞肥大等が認められたので、無毒性量は雌雄とも 100 ppm (雄 : 4.4 mg/kg 体重/日、雌 : 5.5 mg/kg 体重/日) であると考えられた (甲状腺腫瘍の発生機序に関しては 15. (3)、心筋病変の発生機序に関しては 15. (5) を参照)。(参照 2)

表 22 2 年間慢性毒性/発がん性併合試験（ラット）で認められた毒性所見（非腫瘍性病変）

投与群	雄	雌
2,000(雌)/ 5,000(雄) ppm	- 生殖器周囲の黄色着色、消瘦 - 体重増加抑制 - 摂餌量減少、食餌効率減少 - RBC 及び WBC 増加、MCH 及び MCHC 減少 - ALT、T.Bil 及び A/G 比減少、GGT 及び Alb 増加 - 尿比重減少、尿量増加 - 肝および甲状腺/上皮小体絶対及び比重量増加、腎比重量増加 - 肝腫大 - 小葉中心性肝細胞肥大、小葉周辺性/び慢性肝細胞肥大及びび慢性肝細胞脂肪化 - 甲状腺ろ胞細胞肥大	- 生殖器周囲黄色着色、消瘦 - 体重増加抑制 - 摂餌量減少、食餌効率減少 - MCH 減少、PLT 増加 - GGT、T.Chol 及び TP 増加、T.Bil 減少 - 肝絶対及び比重量増加 - 腎比重量増加 - 肝腫大 - び慢性肝細胞脂肪化 - 慢性心筋炎 - 腎皮質尿細管色素沈着、腎皮質尿細管円柱 - 甲状腺ろ胞細胞肥大 - 脾慢性炎症及び腺房萎縮 - 大腿筋慢性炎症
500 ppm 以上	- TP 増加 - 腎皮質尿細管色素沈着、腎皮質尿細管硝子滴	- MCHC 減少 - A/G 比減少 - 甲状腺/上皮小体比重量増加 - 肝腫大 - 小葉中心性肝細胞肥大
100 ppm	毒性所見なし	毒性所見なし

表 23 雄ラットの甲状腺ろ胞細胞に認められた病変の発生頻度

投与群 (ppm)	0	100	500	5,000
検査動物数	60	60	60	60
ろ胞細胞肥大	4	6	9	10
ろ胞細胞嚢胞状過形成	3	6	8	10
ろ胞細胞腺腫	0	2	3	5↑
ろ胞細胞癌	0	0	0	2

↑: Fisher の直接確率法、 $p<0.05$ **(3) 18 カ月間発がん性試験（マウス）**

ICR マウス（一群雌雄各 50 匹）を用いた混餌（原体：0、60、500 及び 4,000/2,000 ppm）投与による 18 カ月間発がん性試験が実施された。なお、4,000 ppm 投与群では死亡率が増加したので、投与開始 20 週後より 2,000 ppm に濃度を下げた。死因は心筋脂肪沈着によると考えられた。

各投与群で認められた毒性所見は表 24、雄マウスの肝細胞腺腫及び腺癌の発生頻度は表 25 に示されている。

腫瘍性病変では 4,000/2,000 ppm 投与群の雄で肝細胞腺腫の発生頻度が増加した。その他の腫瘍性病変に検体投与の影響は認められなかった。

本試験において、4,000/2,000 ppm 投与群の雌雄でび慢性肝細胞脂肪沈着

等、~~500 ppm~~ 以上投与群の雌で肝絶対及び比重量増加が認められたので、無毒性量は雌雄で 500 ppm (雄：62.8 mg/kg 体重/日、雌：75.5 mg/kg 体重/日)、~~雌で 60 ppm(雌：9.0 mg/kg 体重/日)~~ であると考えられた (肝細胞腫瘍の発生機序に関しては 15. (2)、心筋病変の発生機序に関しては 15. (5) を参照)。(参照 2)

表 24 18 カ月間発がん性試験 (マウス) で認められた毒性所見 (非腫瘍性病変)

投与群	雄	雌
4,000/2,000 ppm	・ 体重増加抑制 ・ 食餌効率低下 ・ 肝比重量増加 ・ 肝変色領域 (暗調化あるいは退色領域) 及び腫瘍 ・ び慢性肝細胞脂肪沈着、び慢性肝細胞微細空胞、肝細胞の消失と血液貯留	・ 削瘦、反応/活動不良、体温低下、立毛、脱毛、退色、閉眼、背湾/虚脱姿勢、呼吸困難 ・ 死亡例増加 ・ 体重増加抑制 ・ 子宮 (及び頸管) 絶対重量減少 ・ 脾斑点 ・ 胆嚢拡張減少 ・ 心筋細胞微細脂肪沈着及び心筋細胞微細空胞化 ・ 小葉周辺性/中心性肝細胞脂肪沈着 ・ 腎皮質尿細管上皮微細空胞及び皮質尿細管上皮脂肪沈着
500 ppm	500 ppm 以下毒性所見なし	毒性所見なし ・肝絶対及び比重量増加
60 ppm		毒性所見なし

表 25 雄マウスの肝細胞腺腫及び腺癌の発生頻度

投与群 (ppm)	0	60	500	4,000/2,000
検査動物数	50	50	50	50
肝細胞腺腫	6	8	12	17 [↑]
肝細胞腺癌	1	1	1	1

↑ : Fisher の直接確率法、 $p < 0.01$

1 3. 生殖発生毒性試験

(1) 2 世代繁殖試験 (ラット)

SD ラット (一群雌雄各 32 匹) を用いた混餌 (原体 : 0、80、250 及び 800 ppm) 投与による 2 世代繁殖試験が実施された。

各投与群で認められた毒性所見は表 26 に示されている。

親動物においては、P 雄で甲状腺比重量増加及び雌で甲状腺及び肝絶対及び比重量が増加し、検体投与に関連した変化と考えられたが、この変化に対応する肉眼学的変化は認められず、F₁ 世代においても明らかな影響は認められなかった。親動物ではその他の検査項目に検体投与の影響は認められな

った。

児動物において、F₁ 雄で生後 14~21 日の体重増加量が 80 及び 250 ppm 投与群においても有意に低かったが、80 ppm 投与群では用量相関性が認められず、また、80 及び 250 ppm 投与群とも生後 1~21 日の体重増加量に有意差はなく、F₁ では雌には認められず、F₂ では雌雄ともに認められないため、検体投与による影響ではないと考えられた。

本試験において、800 ppm 投与群の親動物雌雄で甲状腺比重量増加等が、児動物雌雄で体重増加抑制等が認められたので、無毒性量は親動物及び児動物の雌雄とも 250 ppm (P 雄：18.0 mg/kg 体重/日、P 雌：19.9 mg/kg 体重/日、F₁ 雄：23.0 mg/kg 体重/日、F₁ 雌：24.1 mg/kg 体重/日) であると考えられた。繁殖能に対する影響は認められなかった。(参照 2)

表 26 2 世代繁殖試験（ラット）で認められた毒性所見

	投与群	親：P、児：F ₁		親：F ₁ 、児：F ₂	
		雄	雌	雄	雌
親動物	800 ppm	・甲状腺比重量増加	・肝及び甲状腺絶対及び比重量増加	毒性所見なし	毒性所見なし
	250 ppm 以下	毒性所見なし	毒性所見なし		
児動物	800 ppm	・体重増加抑制 ・肝比重量増加	・体重増加抑制 ・肝比重量増加	・体重増加抑制	・体重増加抑制 ・肝比重量増加
	250 ppm 以下	毒性所見なし	毒性所見なし	毒性所見なし	毒性所見なし

(2) 発生毒性試験（ラット）

SD ラット（一群雌 22 匹）の妊娠 6~19 日に強制経口（原体：0、100、300 及び 1,000 mg/kg 体重/日、溶媒：0.01%Tween80 添加 5%アラビアゴム水溶液）投与する発生毒性試験が実施された。

母動物においては、1,000 mg/kg 体重/日投与群で被毛汚れの発生頻度が増加した。300 mg/kg 体重/日以上投与群で流涎の発生頻度が増加し、肝絶対及び比重量増加が認められた。

胎児に対して、検体投与の影響は認められなかった。

本試験において、無毒性量は母動物で 100 mg/kg 体重/日、胎児で本試験の最高用量 1,000 mg/kg 体重/日であると考えられた。催奇形性は認められなかった。(参照 2)

(3) 発生毒性試験（ウサギ）①

NZW ウサギ（一群雌 26 匹）の妊娠 6~28 日に強制経口（原体：0、10、60 及び 300 mg/kg 体重/日、溶媒：0.01%Tween80 添加 5%アラビアゴム水溶液）投与する発生毒性試験が実施された。

母動物において、300 mg/kg 体重/日投与群では、7 例流産し、このうち 4 例に初期及び後期の胎児吸収が認められた。

60 mg/kg 体重/日投与群では 1 例に全胎児の吸収が認められた。また、60 mg/kg 体重/日以上投与群において軟便や少量の便及び腹部脱毛が認められた。

10 mg/kg 体重/日以上投与群において、摂餌量、体重増加量及び妊娠子宮重量で補正した体重増加量が対照群に比して有意に減少した。

その他の検査項目については、検体投与の影響は認められなかった。

胎児では、60 mg/kg 体重/日以上投与群の雌及び 300 mg/kg 体重/日投与群雄の胎児に低体重が認められた。300 mg/kg 体重/日投与群では外表異常、及び内臓異常（~~猿頭症、頭頂骨癒合、胸壁破裂及び横隔膜ヘルニア、腰椎側彎、前肢彎曲、後肢屈曲等~~）、骨格異常及び骨化遅延の発生頻度が増加し、異常胎児数の合計が増加（対照群 1.1%に対して 4.7%）した。また、~~泉門の拡大、頸椎/骨端/中手骨/指節骨の不完全化骨及び未化骨が増加した。~~

60 mg/kg 体重/日投与群においても骨端/中手骨/指節骨の不完全化骨が増加した。

300 及び 60 mg/kg 体重/日投与群で認められた異常所見は、胎児の低体重とともに認められることから胎児の発育遅延が示唆され、母動物においても摂餌量及び体重増加量減少が認められることから、母動物への毒性による二次的な影響の可能性もと考えられた。

本試験において、無毒性量は母動物で 10 mg/kg 体重/日未満、胎児で 10 mg/kg 体重/日であると考えられた。催奇形性は認められなかった。（参照 2）

（４）発生毒性試験（ウサギ）②

NZW ウサギ（一群雌 24 匹）の妊娠 6~28 日に強制経口（原体：0、5 及び 10 mg/kg 体重/日、溶媒：0.01%Tween80 添加 5%アラビアゴム水溶液）投与する発生毒性試験が実施された。

母動物及び胎児において、検体投与の影響は認められなかった。

本試験において、無毒性量は母動物及び胎児とも本試験の最高用量 10 mg/kg 体重/日であると考えられた。催奇形性は認められなかった。なお、発生毒性試験①においては、10 mg/kg 体重/日の用量においても母動物に体重増加抑制及び摂餌量減少が認められたが、本試験においては影響が認められなかった。このことから、発生毒性試験①における 10 mg/kg 体重/日投与群の変化は偶発であると考えられた。（参照 2）

1 4. 遺伝毒性試験

シフルフェナミド（原体）の細菌を用いた復帰突然変異試験、マウスリンパ腫細胞を用いた遺伝子突然変異試験、ヒトリンパ球を用いた染色体異常試

験、ラットを用いた不定期 DNA 合成 (UDS) 試験及びマウスを用いた小核試験が実施された。

試験結果は表 27 に示されているとおり、すべての試験において陰性であり、シフルフェナミドに遺伝毒性はないと考えられた。(参照 2)

表 27 遺伝毒性試験概要 (原体)

試験	対象	処理濃度・投与量	結果
<i>in vitro</i>	復帰突然変異試験	<i>Salmonella typhimurium</i> (TA98、TA100、TA1535、TA1537 株) <i>Escherichia coli</i> (WP2 <i>uvrA</i> /pKM101)	5~5,000 µg/プレート (+/-S9) ¹⁾ 15~5,000 µg/プレート (+/-S9) ¹⁾
	遺伝子突然変異試験	マウスリンパ腫細胞 (L5178Y)	12.5~200 µg/mL (+/-S9)
	染色体異常試験	ヒトリンパ球	3 時間処理 : 250~1,000 µg/mL (+/-S9) 21 時間処理 : 31.3~125 µg/mL (-S9) 250~1,000 µg/mL (+S9)
<i>in vitro</i> / <i>in vivo</i>	UDS 試験	SD ラット (肝細胞) (一群雄 4 匹)	600、2,000 mg/kg 体重 (単回経口投与)
<i>in vivo</i>	小核試験	ICR マウス (骨髓細胞) (一群雌雄各 5 匹)	500、1,000、2,000 mg/kg 体重 (単回経口投与)

注) +/-S9 : 代謝活性化系存在下及び非存在下

1) 代謝活性化系非存在下及び存在下で、試験 1 回目は 1,500 µg/プレート以上、試験 2 回目は 5,000 µg/プレートで生育阻害及び検体の析出を認めた。

シフルフェナミドの代謝物 B、C、F 及び G ならびに原体混在物の細菌を用いた復帰突然変異試験及びマウスを用いた小核試験が実施された。

結果は表 28 に示されている。原体混在物 I の細菌を用いた復帰突然変異試験では、代謝活性化系存在下 TA1537 株においてのみ陽性が認められたが、弱いものであった。他の菌株及びマウスを用いた小核試験では陰性であった。その他の代謝物及び原体混在物においては全て陰性であった。(参照 2)

表 28 遺伝毒性試験概要 (代謝物)

被検物質	試験	対象	処理濃度・投与量	結果
代謝物 B	復帰突然変異試験	<i>S. typhimurium</i> (TA98、TA100、TA1535、TA1537 株)	50~5,000 µg/プレート (+/-S9) ¹⁾	陰性
代謝物 C		<i>E. coli</i> (WP2 <i>uvrA</i> /pKM101 株)	5~5,000 µg/プレート (+/-S9) ²⁾	陰性
代謝物 F			5~5,000 µg/プレート (+/-S9)	陰性

代謝物 G		<i>S. typhimurium</i> (TA98、TA100、 TA1535、TA1537 株) <i>E. coli</i> (WP2 <i>uvrA</i> 株)	10~5,000 µg/プレート (+/-S9) ³⁾	陰性
原体混在物 I	復帰突然変異試験	<i>S. typhimurium</i> (TA98、TA100、 TA1535、TA1537 株) <i>E. coli</i> (WP2 <i>uvrA</i> 株)	313~5,000 µg/プレート (+/-S9)	陽性 (TA1537 株、+S9)
	小核試験	ICR マウス(赤血球) (一群雄 5 匹)	250、500、1,000 mg/kg 体重 (単回経口投与) 投与 48、72 時間後	陰性
原体混在物 II	復帰突然変異試験	<i>S. typhimurium</i> (TA98、TA100、 TA1535、TA1537 株) <i>E. coli</i> (WP2 <i>uvrA</i> 株)	10~1,250 µg/プレート (-S9) ⁴⁾ 20~313 µg/プレート (+S9)	陰性
原体混在物 III			20~1,250 µg/プレート (-S9) ⁵⁾ 78~1,250 µg/プレート (+S9)	陰性
原体混在物 IV			10~1,250 µg/プレート (-S9) ³⁾ 39~1,250 µg/プレート (+S9) ³⁾	陰性
原体混在物 V			10~1,250 µg/プレート (-S9) ³⁾ 39~1,250 µg/プレート (+S9) ³⁾	陰性
原体混在物 VI			10~1,250 µg/プレート (-S9) ³⁾ 39~5,000 µg/プレート (+S9) ³⁾	陰性
原体混在物 VII			10~313 µg/プレート (-S9) ⁶⁾ 78~1,250 µg/プレート (+S9)	陰性
原体混在物 VIII			10~5,000 µg/プレート (-S9) ⁷⁾ 156~5,000 µg/プレート (+S9) ⁷⁾	陰性

注) -/+S9 : 代謝活性化系存在下及び非存在下

- 1) 代謝活性化系非存在下及び存在下で、5,000 µg/プレートで検体の析出を認めた。
- 2) 代謝活性化系非存在下及び存在下で、菌株によって 1,500 µg/プレート上で菌の生育阻害を認めた。
- 3) 代謝活性化系非存在下及び存在下で、菌株によって 156 µg/プレート以上で菌の生育阻害を認めた。
- 4) 代謝活性化系非存在下で、菌株によって 313 µg/プレート以上で菌の生育阻害を認めた。
- 5) 代謝活性化系非存在下で、菌株によって 625 µg/プレート以上で菌の生育阻害を認めた。
- 6) 代謝活性化系非存在下で、菌株によって 156 µg/プレート以上で菌の生育阻害を認めた。
- 7) 代謝活性化系非存在下及び存在下で、菌株によって 313 µg/プレート以上で菌の生育阻害を認めた。

15. その他の試験

(1) イヌの脳に認められた空胞化に関する検討

イヌを用いた 90 日間亜急性毒性試験 [11. (3)] において、脳に空胞変性（ミエリン水腫）が認められた。

この変化について、代表的な GABA トランスアミナーゼ（GABA-T）阻害剤（ビガバトリン）、ATPase 阻害（脱共役）剤（ヘキサクロロフェン）及びモノアミンオキシダーゼ（MAO）阻害剤（イソニアジド）による病変と比較検討した。その結果、GABA-T 阻害剤であるビガバトリンと多くの類似性が認められた。

ビガバトリンではミエリン水腫に明瞭な回復性があり、イヌの 3 及び 6 カ月間投与で認められた水腫は、1 年間の慢性投与でも病変に質的变化はなく、脱髄には至らないと報告されている。シフルフェナミド高用量（1,500 ppm）投与のみに認められた水腫は、形態的にビガバトリンの水腫と同様であった。従って、シフルフェナミドの長期投与により脱髄が生じる可能性は低いものと考えられた。また、電子顕微鏡学的観察により、神経細胞や軸索への障害が認められないことから、神経機能に影響がなく、症状が認められなかったものと考えられた。（参照 2）

① 雌ビーグル犬を用いた 13 週間亜急性毒性試験及び 13 週間回復性試験

ビーグル犬（雌、対照群 4 匹、150 ppm 投与群 3 匹、1,500 ppm 投与群 6 匹）を用いた混餌（原体：0、150 及び 1,500 ppm：平均検体摂取量は表 29 を参照）投与による 13 週間亜急性毒性試験が実施された。また、対照群 2 匹及び 1,500 ppm 投与群 3 匹は 13 週間投与後 13 週間の回復群に割り当てた。

表 29 雌ビーグル犬を用いた 13 週間亜急性毒性試験及び
13 週間回復試験の平均検体摂取量

投与群	150 ppm	1,500 ppm
平均検体摂取量 (mg/kg 体重/日)	6.3	65.1

一般状態、死亡率、体重、摂餌量、神経学的検査（脳神経反応、体節脊髄反射、姿勢反応、一般観察）及び心電図検査に検体投与の影響は認められなかった。脳の組織について実施した病理組織学的検査において、1,500 ppm 投与群では 3 匹中 2 匹の脳及び視床に空胞化が認められた。同じ病変が 13 週間の回復群の 3 匹中 3 匹に認められたが、病変の程度はより軽度であった。脳病変の認められた動物について実施した電子顕微鏡検査では、病変のほとんどがミエリン膜の薄化を伴うミエリン水腫あるいはミエリン膜上の無数の小さな水腫であることが確認された。

以上の結果から、イヌの脳に認められた変化は神経症状を発生するものではなく、13 週間の回復期間後に回復傾向を示すと考えられた。(参照 2)

② 雌ビーグル犬を用いた 13 週間亜急性毒性試験及び 26 週間回復性試験

ビーグル犬（雌、対照群 4 匹、150 ppm 投与群 3 匹、1,500 ppm 投与群 6 匹）を用いた混餌（原体：0、150 及び 1,500 ppm：平均検体摂取量は表 30 を参照）投与による 13 週間亜急性毒性試験が実施された。13 週間投与群の動物は①の試験と共通の動物を使用した。また、対照群 2 匹及び 1,500 ppm 投与群 3 匹は 13 週間投与後 26 週間の回復群に割り当てた。

表 30 雌ビーグル犬を用いた 13 週間亜急性毒性試験及び
26 週間回復試験の平均検体摂取量

投与群	150 ppm	1,500 ppm
平均検体摂取量 (mg/kg 体重/日)	6.3	64.5

一般状態、死亡率、体重、摂餌量、神経学的検査（脳神経反応、体節脊髄反射、姿勢反応、一般観察）及び心電図検査に検体投与の影響は認められなかった。脳の組織について実施した病理組織学的検査において、1,500 ppm 投与群では 3 匹中 2 匹の脳及び視床に空胞化が認められた。しかし、26 週間回復期間後の動物の脳及び視床に病変は認められなかった。

以上の結果から、イヌの脳に認められた変化は神経症状を発生するものではなく、26 週間の回復期間後に回復することが示された。(参照 2)

③ イヌ GABA-T に対する影響

イヌの脳の GABA-T に対する影響を *in vitro* で検討した。

イヌの脳（間脳：乳頭体のレベルで厚さ 1 cm の横断切片）からミトコンドリア分画を採取し、超音波処理、透析等の操作を経てイヌ GABA-T 酵素液とした。この酵素液とコハク酸セミアルデヒド脱水素酵素、 α -ケトグルタル酸、NADP⁺、50 mM トリス緩衝液、被験物質（シフルフェナミド：0.1 及び 0.3 mM）、対照物質（アミノオキシ酢酸）または溶媒、GABA を 37℃で 1 分間反応させ、生成した NADPH をモニターすることによって、阻害率を算出した。

その結果、シフルフェナミドは 0.3 mM においても GABA-T 阻害は認められなかった。(参照 2)

④ ミトコンドリア機能に対する影響（脱共役作用）

ラット肝臓ミトコンドリアを用いて、酸素電極法により酸素消費パターンを比較して、ミトコンドリア機能に対する影響（脱共役作用）を検討し

た。

ラットを放血と殺後肝臓をホモジナイズし呼吸活性のあるミトコンドリアを採取した。このミトコンドリアと基質のコハク酸を入れた酸素電極反応容器内に、DMSO に溶解した被験物質（最終濃度： 1.0×10^{-5} 及び $1.0 \times 10^{-4} \text{ M}$ ）または対照物質 2,4-ジニトロフェノール（最終濃度： 1.0×10^{-5} 及び $1.0 \times 10^{-4} \text{ M}$ ）を添加し、オキシグラフを描画した。

その結果、シフルフェナミドを添加しても、オキシグラフの傾きは対照の 85%であり、脱共役作用は認められなかった。（参照 2）

⑤ イヌ脳の MAO に対する影響

イヌの脳の MAO を測定することにより、MAO に対する影響を検討した。

イヌの脳（間脳：乳頭体のレベルで厚さ 1 cm の横断切片）からミトコンドリア分画を採取し、酵素液、基質のキヌラミン、被験物質（シフルフェナミド：0.01、0.1、1 mM）、対照物質（リン酸イプロニアジド）あるいは DMSO を添加し 37℃、30 分でインキュベートした。その後、2M 水酸化ナトリウムを加え生成した 4-ハイドロキシキノリンを測定した。

その結果、シフルフェナミド 1 mM においても MAO の阻害は認められなかった。（参照 2）

（2）マウスの肝細胞腫瘍発生に関する検討

マウスの発がん性試験 [12. (3)] において、雄の高用量群で肝細胞腺腫が増加した。この発生増加についてその機序を検討するために種々の試験が実施された（試験概要は表 31 参照）。

一連の遺伝毒性試験の結果が陰性であることから、シフルフェナミドにイニシエーション作用はないと判断された。プロモーション作用を確認するため、肝薬物酵素誘導試験及び細胞増殖活性の検討試験を実施した。その結果、高用量投与により、肝臓の酵素誘導及び肝細胞の増殖活性が認められた。従って、マウスで認められた肝細胞腺腫の増加は、シフルフェナミドによるプロモーション作用によるものと考えられた。腫瘍発生増加が雄のみで、雌には認められなかったのは、試験に用いた系統のマウスの肝腫瘍の自然発生率が雄で高く、雌で低いため、プロモーション作用が同等に働いても結果的に雄のみに肝腫瘍が増加したと考えられた。なお、ラットを用いた中期肝発がん性試験が実施され、シフルフェナミドはラットの肝細胞に対してもプロモーション作用を示す結果が得られたが、2 年間発がん性試験においても肝腫瘍が発生しなかったことから、その作用は弱いと考えられた。（参照 2）

表 31 マウスの肝細胞腫瘍発生に関する検討試験概要

試験の種類 (試験期間)	動物種	動物数 /群	投与量 (mg/kg 体重) (投与経路)	無作用量	結果概要
肝薬物酵素誘 導試験 (2 週間)	ICR マウス	雄 5	0、60、2,000 ppm (混餌)	60 ppm (9.1 mg/kg 体重/日)	P-450 量の有意な増加
肝細胞増殖及 び薬物酵素誘 導試験 (3 週間)	ICR マウス	雌雄 各 5	0、60、2,000、 4,000 ppm (混餌)	60 ppm (雄：10.0 mg/kg 体重、 雌：13.5 mg/kg 体重)	2,000 ppm 以上投与群の雄で 肝絶対重量増加。 4,000 ppm 投与群雌雄で肝比 重量増加、小葉中心性肝細胞肥 大、PCNA 標識率増加。 2,000 ppm 以上投与群雌雄で P-450 量増加。
【参考】 中期肝発が ん性試験 (2 カ月間)	Fischer ラット	雄 10~15	0、100、5,000 ppm (混餌)	100 ppm	5,000 ppm 投与群で肝絶対及 び比重量増加、GST-P 陽性細胞 巢(数)の増加。発がんプロモ ーション作用を有する。

(3) ラットの甲状腺腫瘍発生及び間細胞過形成に関する検討

ラットの 2 年間慢性毒性/発がん性試験 [12. (2)] において、甲状腺のろ胞上皮細胞肥大及び腫瘍の発生頻度が増加した。また、ラットの 90 日間亜急性毒性試験 [11. (1)] において精巣の間細胞過形成が認められた。これらの発生機序を解明するために、種々の試験を実施した (試験概要は表 32 参照)。

甲状腺ろ胞細胞腺腫の発生機序に関して：一連の遺伝毒性試験が陰性であることから、シフルフェナミドにイニシエーション作用はないと判断された。シフルフェナミド投与により肝臓の UDP-GT 活性の増加と、それに伴う甲状腺ホルモンの代謝・排泄の亢進 (T_3 及び T_4 の減少) 及びフィードバックによると考えられる TSH の上昇及びろ胞上皮細胞肥大といった一連の変化が認められた。また、シフルフェナミドはブタ甲状腺ペルオキシダーゼ活性に対する阻害を示さず、ラットにおいても甲状腺ホルモンの合成を阻害する可能性が低いこと、ラットの甲状腺に対する DNA 損傷性も陰性であったことから、ラットで認められた甲状腺腺腫の発生は、検体の高用量投与における肝薬物代謝酵素誘導による二次的变化と判断された。

精巣間細胞過形成に関して：5,000 及び 10,800 ppm 投与群では、肝細胞肥大を伴ってステロイドホルモンの代謝に関与するヒドロキシステロイドスルフォトランスフェラーゼ (HST) の活性増加が認められた。10,800 ppm 投与群では血中黄体形成ホルモン (LH) 濃度が増加し、精巣間細胞の肥大が認められた。血中テストステロン及び精巣中の P-450 量に変化は認められなかった。これらのことから、血中 LH 濃度増加及び精巣間細胞肥大は投与

により誘導された肝臓の薬物代謝酵素によるテストステロンの代謝・排泄亢進に対するフィードバックの結果と考えられた。ラットの 2 年間慢性毒性/発がん性併合試験で精巣に組織学的変化は認められなかったことから、ラットの 90 日間亜急性毒性試験において認められた精巣間細胞過形成は、高用量投与条件下における肝薬物代謝酵素誘導による二次的变化と判断された。(参照 2)

表 32 ラットの甲状腺腫瘍発生及び精巣間細胞過形成に関する検討試験概要

試験の種類 (試験期間)	動物種/ 対象	動物数/ 群	投与量(投与経路) または処理濃度	無作用 量	結果概要
雄ラットの甲状腺及び生殖腺に及ぼす影響検討試験 (3 カ月間)	SD ラット	雄 試験群:5 予備群:5	0、100、5,000、 10,800 ppm (混餌)	100 ppm	5,000 ppm 以上投与群で T3、T4 の減少、TSH 及び HST 増加、肝細胞肥大、甲状腺ろ胞細胞肥大。 10,800 ppm 投与群で LH 及び UDPGT 増加、精巣間細胞肥大。
ブタ甲状腺ペルオキシダーゼ活性に及ぼす影響検討試験	ブタ 甲状腺 ミクロ ソーム	—	0、 10^{-5} 、 5×10^{-5} 、 10^{-4} 、 5×10^{-4} 、 10^{-3} M (<i>in vitro</i>)	10^{-3} M	ブタ甲状腺ペルオキシダーゼを阻害しない。
コメットアッセイ (DNA 損傷性の 検討)	SD ラット 甲状腺	雄 3	0、2,000 mg/kg 体重 (単回強制経口)	2,000 mg/kg 体重	陰性

—：該当無し

(4) シフルフェナミドを投与したイヌで増加した血清 ALP の同定と活性測定

シフルフェナミドを投与したイヌ(90 日間亜急性毒性試験[11. (3)]及び 1 年間慢性毒性試験[12. (1)])において血清 ALP の増加が認められたため、ALP の由来を検討するために実施した。

ビーグル犬(一群雄 3 匹)に 14 日間混餌(原体:0 及び 4,000 ppm (112.3 mg/kg 体重/日))投与し、体重及び摂餌量測定、血清総 ALP 活性の測定と血清 ALP アイソザイムの分析を行った。

体重及び摂餌量に有意な変化は認められなかった。

血清総 ALP 活性値に検体投与の影響は認められなかったが、投与群の総増加量では対照群に比して有意な増加が認められた。血清 ALP アイソザイムの分析において、投与群の肝由来 ALP(非副腎皮質ホルモン誘導型)活性値に有意な増加が認められた。骨由来 ALP や肝由来の ALP(副腎皮質ホルモン誘導型)活性値に有意な変化は認められず、骨及び肝以外に由来する ALP は検出されなかった。

本試験において、シフルフェナミドを投与したイヌで増加した血清 ALP は、肝由来の非副腎皮質ホルモン誘導型 ALP の増加によることが示された。

また、この ALP の増加は、特にイヌを用いた 90 日間亜急性毒性試験で明瞭に認められたように、肝臓の脂肪沈着と関連があると考えられた。(参照 2)

(5) カルニチン依存性パルミトイル基転移酵素に対する影響

ラットの 2 年間慢性毒性/発がん性併合試験[12. (2)]及びマウスの発がん性試験[12. (3)]における心筋病変の発生機序解明の一環として、カルニチン依存性パルミトイル基転移酵素 (CPT) への影響の有無を *in vitro* で検討した。

雄ラット及び雄マウスの心臓からミトコンドリア分画を採取し酵素液とした。

本試験において、シフルフェナミドは 1 mM の濃度でラット及びマウスの CPT を約 50%阻害した。

CPT は長鎖脂肪酸をミトコンドリアに運搬する酵素であり、この酵素の阻害は心筋における代謝全般 (脂肪酸酸化、クエン酸回路、呼吸鎖等) に抑制的な影響を及ぼすと考えられている。また、CPT 阻害を介した脂肪酸酸化阻害によって心筋の脂肪沈着が起こることが報告されていることから、本剤投与において認められた心筋脂肪沈着及び空胞は、CPT 阻害による長鎖脂肪酸利用低下に関連した変化と考えられた。(参照 2)

(6) シフルフェナミドのエストロジェン様作用に関する検討

シフルフェナミドのエストロジェン様作用に関して検討するために、以下の試験を実施した (表 33 参照)。その結果、いずれの試験においても、シフルフェナミドにエストロジェン様作用は認められなかった。(抄録 2)

表 33 シフルフェナミドのエストロジェン様作用に関する検討試験概要

試験の種類	試験系/動物種	動物数/群	投与量	結果概要
エストロジェン様作用性試験	ヒト乳癌由来細胞 (MCF-7)	—	1 ng/mL ~ 10 µg/mL (<i>in vitro</i>)	エストロジェン様作用なし (細胞増殖なし)
卵巣摘出ラットに対する影響 (4 日間)	ラット	雌 10	0、10、100、1,000 mg/kg 体重 (経口)	エストロジェン様作用なし (子宮重量に影響なし)
遺伝子組換え酵母を用いた試験	<i>Saccharomyces cerevisiae</i> hER*	—	50 µg/L ~ 100 mg/L (<i>in vitro</i>)	エストロジェン様作用なし

*: ヒトのエストロジェン受容体遺伝子を導入した組換え酵母

—: 該当なし

(7) ラットの尿量減少の作用機序に関する検討

ラットの一般薬理試験において、シフルフェナミド投与により、150 mg/kg 体重以上の用量で尿量減少が認められたので、その作用機序を検討する目的で以下の試験を実施した。その結果、シフルフェナミド投与により腎のシクロオキシゲナーゼ (COX) I 及び COX II の阻害により、プロスタグランジンの産生が低下したことで、腎の血流量が減少したために生じたと考えられた。(参照 2)

① ラット腎血流量に対する影響試験

麻酔下で腎動脈に電磁血流計プローブをセットした SD ラット（一群雄 3 匹）の十二指腸内にシフルフェナミド（原体：0、50、150 及び 1,000 mg/kg 体重）を針付シリンジで投与し、腎血流量及び尿量を測定した。

150 及び 1,000 mg/kg 体重投与群において、用量相関性をもって腎血流量が減少した。血流量の減少は投与 70 分後まで続き、測定終了の投与 4 時間後まではほぼ横ばいで推移した。尿量は投与 1~2 時間後で減少し、その後は回復した。投与 120 分以降において腎血流量の回復が認められないにもかかわらず、尿量が回復したことについては、投与後腎の血流量が減少し、これにより一旦尿量が減少するが、この後血行性のフィードバックにより抗利尿ホルモンが減少し、そのため尿細管の再吸収が抑制されて尿量が回復するものと推察された。以上のことから、シフルフェナミド投与による尿量減少は腎血流量減少により生じ、その無影響量は 50 mg/kg 体重であると考えられた。(参照 2)

② COX 活性に対する影響

シフルフェナミド（原体：0、0.2、2 及び 20 μ M）を COX I または COX II に添加することにより、COX I あるいは COX II 活性に対する影響を検討した。

その結果、20 μ M の濃度で COX I 及び COX II に対して約 39~47%の阻害作用を示した。

20 μ M の濃度は動物代謝試験において 200 mg/kg 体重を経口投与した時の 1~2 時間後の血漿中濃度とほぼ同等である。従って、150 mg/kg 体重単回投与による腎血流量減少は吸収されたシフルフェナミドが腎に移行し、投与 1~2 時間後に 20 μ M 前後の血中濃度に達した段階で COX I 及び II を抑制することにより引き起こされたものと考えられた。(参照 2)

Ⅲ. 食品健康影響評価

参照に挙げた資料を用いて、農薬「シフルフェナミド」の食品健康影響評価を実施した。

ラットを用いた動物体内運命試験において、シフルフェナミドは投与後 72 時間までに主に胆汁を介して糞に排泄された。主要組織中の残留放射能濃度は、消化管、肝臓、腎臓、脾臓、脂肪及び卵巣で高値を示したが、いずれの組織においても放射能は経時的に減少し、組織残留性は低いと考えられた。主要代謝経路として、親化合物の加水分解、還元、さらに脱アミノ化される経路及びフェニル基の水酸化後メトキシ誘導体を経てグルクロン酸による抱合化が考えられた。

きゅうり、りんご及び小麦を用いた植物体内運命試験が実施された。きゅうり、りんご及び小麦において、同定可能な主要成分は親化合物であり、きゅうりではその他に果実から K、葉から P が検出された。散布後収穫期の小麦の穀粒における残留放射能は 0.005 mg/kg であった。植物体内における主要代謝経路として、フェニル基 4 位及びベンジル基の α 位における水酸化、シクロプロピルメトキシ基の脱離及びその後のグルコース抱合体の生成する経路が考えられた。

小麦、大麦、野菜及び果物を用いて、シフルフェナミドを分析対象化合物とした作物残留試験が実施され、最大残留値は、シフルフェナミドの最終散布 7 日後に収穫したもも（果皮）の 3.00 mg/kg であり、可食部では最終散布 1 日後に収穫したはおうとう（果実）の 1.85 mg/kg であった。

各種毒性試験結果から、シフルフェナミド投与による影響は、主に肝臓、腎臓、心臓、甲状腺、精巣及び脳（イヌ）に認められた。

神経毒性、繁殖能に対する影響、催奇形性及び遺伝毒性は認められなかった。

発がん性試験において、雄ラットで甲状腺ろ胞細胞腺腫、雄マウスで肝細胞腺腫の増加が認められたが、発生機序は遺伝毒性メカニズムとは考えがたく、評価にあたり閾値を設定することは可能であると考えられた。

各種試験結果から、農産物中の暴露評価対象物質をシフルフェナミド（親化合物のみ）と設定した。

各試験における無毒性量は表 34 に示されている。

食品安全委員会農薬専門調査会は、各試験で得られた無毒性量の低値はがイヌを用いた 1 年間慢性毒性試験の 4.1 mg/kg 体重/日及びラットを用いた 2 年間慢性毒性/発がん性併合試験の 4.4 mg/kg 体重/日であったことから、これらを根拠として、最小値である 4.1 mg/kg 体重/日を安全係数 100 で除した 0.041 mg/kg 体重/日を一日摂取許容量（ADI）と設定した。

ADI	0.041 mg/kg 体重/日
(ADI 設定根拠資料) ①	慢性毒性試験
(動物種)	イヌ
(期間)	1 年間
(投与方法)	混餌
(無毒性量)	4.1 mg/kg 体重/日
(ADI 設定根拠資料) ②	慢性毒性/発がん性併合試験
(動物種)	ラット
(期間)	2 年間
(投与方法)	混餌
(無毒性量)	4.4 mg/kg 体重/日
(安全係数)	100

暴露量については、当評価結果を踏まえて暫定基準値の見直しを行う際に確認することとする。

表 34 各試験における無毒性量

動物種	試験	投与量 (mg/kg 体重/日)	無毒性量(mg/kg 体重/日) ¹⁾
			農薬抄録
ラット	90 日間 亜急性 毒性試験	0、50、300、1,800、10,800 ppm	雄：20.1 雌：24.7
		雄：0、3.3、20.1、117、673 雌：0、4.1、24.7、144、783	雌雄：甲状腺絶対及び比重量増加、 小葉中心性肝細胞肥大等
	90 日間 亜急性神経毒 性試験	0、200、1,000、5,000 ppm	雄：88 雌：98
		雄：0、18、88、453 雌：0、21、98、572	雄：体重増加抑制 雌：体重増加抑制及び食餌効率減少 (神経毒性は認められない)
	2 年間 慢性毒性/発がん性併合試験	0、100、500、 2,000(雌)/5,000(雄) ppm	雄：4.4 雌：5.5
		雄：0、4.4、22、229 雌：0、5.5、28、115	雄：腎皮質尿細管色素沈着及び硝子滴等 雌：甲状腺/上皮小体の比重量増加 及び小葉中心性肝細胞肥大等 (雄で甲状腺ろ胞細胞腺腫の増加)

動物種	試験	投与量 (mg/kg 体重/日)	無毒性量(mg/kg 体重/日) ¹⁾
			農薬抄録
	2 世代 繁殖試験	0、80、250、800 ppm	親動物及び児動物 P 雄：18.0 P 雌：19.9 F ₁ 雄：23.0 F ₁ 雌：24.1
		P 雄：0、5.8、18.0、57.4 P 雌：0、6.5、19.9、66.2 F ₁ 雄：0、7.4、23.0、75.2 F ₁ 雌：0、7.8、24.1、78.2	親動物：甲状腺比重量増加等 児動物：体重増加抑制等 (繁殖能に対する影響は認められない)
	発生毒性試験	0、100、300、1,000	母動物：100 胎児：1,000 母動物：流産、肝絶対及び比重量増加 胎児：毒性所見なし (催奇形性は認められない)
マウス	90 日間 亜急性経口 試験	0、100、400、1,600、7,000 ppm	雄：50.7 雌：70.8
		雄：0、14.0、50.7、218、808 雌：0、17.6、70.8、295、940	雌雄：肝絶対及び比重量増加、小葉中心性肝細胞肥大等
	18 カ月間 発がん性試験	0、60、500、4,000/2,000 ppm	雄：62.8 雌： 9.0 75.5
		雄：0、7.1、62.8、325 雌：0、9.0、75.5、404	雌雄：びまん性肝細胞脂肪沈着等 雌：肝絶対及び比重量増加 (雄で肝細胞腺腫の増加)
ウサギ	発生毒性試験 ①	0、10、60、300	母動物：－ 胎児：10 母動物：摂餌量、体重増加量減少 胎児：骨端/中手骨/指節骨の不完全化骨等 (催奇形性は認められない)
	発生毒性試験 ②	0、5、10	母動物：10 胎児：10 毒性所見なし (催奇形性は認められない)
イヌ	90 日間亜急性 毒性試験	0、150、500、1,500 ppm	雄：6.5 雌：7.5
		雄：6.5、23.2、76.2 雌：7.5、24.4、70.5	雌雄：肝細胞空胞化及び肥大等

動物種	試験	投与量 (mg/kg 体重/日)	無毒性量(mg/kg 体重/日) ¹)
			農薬抄録
	1 年間慢性 毒性試験	0、30、120、480 ppm	雄：4.1 雌：4.4
		雄：1.0、4.1、17.3 雌：1.0、4.4、17.3	雌雄：ALP 増加
ADI			NOAEL：4.1 SF：100 ADI：0.041
ADI 設定根拠			イヌ 1 年間慢性毒性試験 ラット 2 年間慢性毒性/発がん性 試験

NOAEL：無毒性量 SF：安全係数 ADI：1 日摂取許容量

1)：最小毒性量で認められた毒性所見を記した。

－：無毒性量は設定できなかった。

<別紙1：代謝物/分解物等略称>

○代謝物/分解物

記号	略称	化学名
B	149-(E)-FB	(E)-N-[α -(シクロプロピルメトキシイミノ)-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンジル]-2-フェニルアセタミド
C	DFPAO	N ² -シクロプロピルメトキシ-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンズアミジン
D	149-F1	2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンズアミジン
E	149-F6	2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンズアミド
F	149-F11	(Z)-N-[α -(シクロプロピルメトキシイミノ)-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンジル]マロナミックアシッド
G	149-F12 OXDL	3-[2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)フェニル]-5-ベンジル-1,2,4-オキサジアゾール
H	149-F- α -OH-B	(Z)-N-[α -(シクロプロピルメトキシイミノ)-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンジル]-2-ヒドロキシ-2-フェニルアセタミド
I	149-F-2-OH-B	(Z)-N-[α -(シクロプロピルメトキシイミノ)-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンジル]-2-(2-ヒドロキシフェニル)アセタミド
J	149-F-3-OH-B	(Z)-N-[α -(シクロプロピルメトキシイミノ)-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンジル]-2-(3-ヒドロキシフェニル)アセタミド
K	149-F-4-OH-B	(Z)-N-[α -(シクロプロピルメトキシイミノ)-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンジル]-2-(4-ヒドロキシフェニル)アセタミド
L	149-F-3-OH-4-OH-B	(Z)-N-[α -(シクロプロピルメトキシイミノ)-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンジル]-2-(3,4-ジヒドロキシフェニル)アセタミド
M	149-F-3-OH-4-methoxy-B	(Z)-N-[α -(シクロプロピルメトキシイミノ)-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンジル]-2-(3-ヒドロキシ-4-メトキシフェニル)アセタミド
N	149-F-3-methoxy-4-OH-B	(Z)-N-[α -(シクロプロピルメトキシイミノ)-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンジル]-2-(4-ヒドロキシ-3-メトキシフェニル)アセタミド
O	149-F4B	(Z)-N-[2,3-ジフルオロ-6-トリフルオロメチル- α -(ヒドロキシイミノ)ベンジル]-2-フェニルアセタミド
P	149-F-4-OH-B-Glu	(Z)-N-[α -(シクロプロピルメトキシイミノ)-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンジル]-2-(4- β -グルコピラノシルフェニル)アセタミド
Q	149-F- α -OH-B-Glu	(Z)-N-[α -(シクロプロピルメトキシイミノ)-2,3-ジフルオロ-6-(トリフルオロメチル)ベンジル]-2-(2- β -グルコピラノシル)フェニルアセタミド
R	149-F4B-Glu	(Z)-N-[2,3-ジフルオロ-6-トリフルオロメチル- α -(β -グルコピラノシルイミノ)ベンジル]-2-フェニルアセタミド
S	CPCA-Gly	2-(シクロプロピルカルボニルアミノ)酢酸
B7		未同定代謝物
B8		未同定代謝物
BE4		未同定代謝物
L6		未同定代謝物
L8		未同定代謝物

P5		未同定代謝物
P6		未同定代謝物
P7		未同定代謝物

○原体混在物

記号	略称	化学名
I		(原体混在物)
II		(原体混在物)
III		(原体混在物)
IV		(原体混在物)
V		(原体混在物)
VI		(原体混在物)
VII		(原体混在物)
VIII		(原体混在物)

＜別紙 2：検査値等略称＞

略称	名称
A/G 比	アルブミン/グロブリン比
ai	有効成分量
Alb	アルブミン
ALP	アルカリホスファターゼ
ALT	アラニンアミノトランスフェラーゼ (=グルタミン酸ピルビン酸トランスアミナーゼ (GPT))
APTT	活性化部分トロンボプラスチン時間
AST	アスパラギン酸アミノトランスフェラーゼ (=グルタミン酸オキサロ酢酸トランスアミナーゼ (GOT))
ATPase	アデノシン三リン酸加水分解酵素
BUN	血液尿素窒素
ChE	コリンエステラーゼ
C _{max}	最高濃度
CMC	カルボキシメチルセルロース
COX	シクロオキシゲナーゼ
CPT	パルミトイル基転移酵素
DMSO	ジメチルスルホキシド
FOB	機能観察総合評価
GABA	γ-アミノ酪酸
GABA-T	γ-アミノ酪酸トランスアミナーゼ
Glu	グルコース (血糖)
GGT	γ-グルタミルトランスフェラーゼ [=γ-グルタミルトランスペプチダーゼ (γ-GTP)]
GST-P	胎盤型グルタチオン-S-トランスフェラーゼ
Hb	ヘモグロビン (血色素量)
HST	ヒドロキシステロイドスルホトランスフェラーゼ
Ht	ヘマトクリット値
LC ₅₀	半数致死濃度
LD ₅₀	半数致死量
LH	黄体形成ホルモン
MAO	モノアミンオキシダーゼ
MC	メチルセルロース
MCH	平均赤血球ヘモグロビン量
MCHC	平均赤血球血色素濃度
MCV	平均赤血球容積
NADP ⁺	ニコチンアミドアデニンジヌクレオチドリン酸
NADPH	ニコチンアミドアデニンジヌクレオチドリン酸 (還元型)
Neu	好中球数
P-450	チトクローム P-450
PCNA	増殖性細胞核抗原
PHI	最終使用から収穫までの日数
PLT	血小板数
RBC	赤血球数
T _{1/2}	消失半減期
T ₃	トリヨードサイロニン
T ₄	サイロキシン

略称	名称
TAR	総投与（処理）放射能
T.Bil	総ビリルビン
T.Chol	総コレステロール
TG	トリグリセライド
T _{max}	最高濃度到達時間
TP	総蛋白質
TRR	総残留放射能
TSH	甲状腺刺激ホルモン
UDPGT	ウリジン二リン酸グルクロニルトランスフェラーゼ
WBC	白血球数

＜別紙 3：作物残留試験＞

作物名 (栽培形態) (分析部位) 実施年度	使用量 (g ai/ha)	試験 圃場 数	回 数 (回)	PHI (日)	残留値 (mg/kg)			
					公的分析機関		社内分析機関	
					シフルフェナミド		シフルフェナミド	
					最高値	平均値	最高値	平均値
小麦 (玄麦) 1999 年度	37.5 ^{WP}	1	2	13	0.021	0.020	0.017	0.016
			2	20	0.006	0.006	0.010	0.009
		1	2	8	0.055	0.054	0.049	0.047
			2	14	0.020	0.019	0.020	0.018
			2	21	0.031	0.030	0.028	0.028
			2	21	0.031	0.030	0.028	0.028
大麦 (脱穀種子) 1999 年度	37.5 ^{WP}	1	2	7	0.152	0.151	0.185	0.178
			2	14	0.188	0.186	0.238	0.228
			2	21	0.132	0.126	0.118	0.116
		1	2	7	0.200	0.192	0.257	0.255
			2	14	0.184	0.182	0.258	0.258
			2	21	0.126	0.125	0.153	0.150
ピーマン (果実) (施設) 1999 年度	50~62.5 ^{WP}	1	2	1	0.040	0.039	0.059	0.058
			2	7	0.026	0.026	0.023	0.022
			2	14	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
		1	2	1	0.345	0.342	0.318	0.315
			2	7	0.243	0.239	0.152	0.148
			2	14	0.139	0.133	0.127	0.122
なす (果実) (施設) 1999 年度	50 ^{WP}	1	2	1	0.052	0.051	0.044	0.042
			2	7	< 0.005	< 0.005	0.006	0.006
			2	14	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
		1	2	1	0.067	0.066	0.065	0.062
			2	7	0.011	0.011	0.023	0.022
			2	14	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
きゅうり (果実) (施設) 1999 年度	50~56 ^{WP}	1	2	1	0.061	0.060	0.052	0.051
			2	3	0.030	0.029	0.020	0.019
			2	7	0.017	0.016	0.017	0.016
		1	2	1	0.055	0.054	0.054	0.053
			2	3	0.042	0.040	0.037	0.037
			2	7	0.021	0.021	0.023	0.022
すいか (果実) (施設) 1999 年度	50~62.5 ^{WP}	1	2	1	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
			2	3	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
			2	7	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
		1	2	1	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
			2	3	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
			2	7	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
メロン (果実) (施設) 1999 年度	50~98.8 ^{WP}	1	2	1	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
			2	3	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
			2	7	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
		1	2	1	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
			2	3	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
			2	7	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005

作物名 (栽培形態) (分析部位) 実施年度	使用量 (g ai/ha)	試験 圃場 数	回 数 (回)	PHI (日)	残留値 (mg/kg)			
					公的分析機関		社内分析機関	
					シフルフェナミド		シフルフェナミド	
					最高値	平均値	最高値	平均値
もも (果肉) (露地・無袋) 1999年度	200 ^{WP}	1	2	7	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
			2	14	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
			2	28	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
		1	2	7	< 0.005	< 0.005	0.007	0.006
			2	14	< 0.005	< 0.005	0.006	0.006
			2	27	< 0.005	< 0.005	0.005	0.005
もも (果皮) (露地・無袋) 1999年度	200 ^{WP}	1	2	7	2.79	2.78	2.47	2.40
			2	14	1.96	1.96	1.45	1.43
			2	28	1.41	1.35	0.847	0.815
		1	2	7	3.00	2.90	1.95	1.93
			2	14	1.92	1.91	0.752	0.740
			2	27	0.71	0.71	0.359	0.344
もも (果実全体) (露地・無袋) 1999年度	200 ^{WP}	1	2	7		0.31		0.336
			2	14		0.25		0.215
			2	28		0.19		0.163
		1	2	7		0.33		0.333
			2	14		0.22		0.146
			2	27		0.07		0.066
りんご (果実) (露地・無袋) 1998年度	200~ 300 ^{WP}	1	2	7	0.122	0.118	0.095	0.092
			2	14	0.118	0.118	0.155	0.150
			2	21	0.067	0.064	0.026	0.026
		1	2	7	0.044	0.042	0.062	0.062
			2	14	0.094	0.092	0.082	0.081
			2	21	0.279	0.272	0.174	0.172
りんご (果実) (露地・無袋) 1999年度	225~ 300 ^{WP}	1	2	7	0.079	0.077	0.080	0.077
			2	14	0.069	0.068	0.040	0.040
			2	21	0.086	0.082	0.070	0.066
			2	28	0.100	0.099	0.072	0.070
			2	42	0.042	0.042	0.044	0.044
			2	7	0.082	0.080	0.052	0.050
		1	2	14	0.077	0.074	0.069	0.066
			2	21	0.080	0.078	0.078	0.074
			2	28	0.054	0.053	0.087	0.087
			2	42	0.031	0.030	0.026	0.025
		1	2	7	0.124	0.124	0.106	0.104
			2	14	0.086	0.084	0.140	0.140
			2	21	0.100	0.099	0.159	0.152
			2	28	0.058	0.055	0.143	0.138
			2	42	0.055	0.053	0.046	0.044
		1	2	7	0.145	0.144	0.108	0.104
			2	14	0.119	0.114	0.141	0.139
			2	21	0.095	0.094	0.185	0.178
			2	28	0.137	0.136	0.132	0.126
			2	42	0.092	0.088	0.074	0.072

作物名 (栽培形態) (分析部位) 実施年度	使用量 (g ai/ha)	試験 圃場 数	回 数 (回)	PHI (日)	残留値 (mg/kg)			
					公的分析機関		社内分析機関	
					シフルフェナミド		シフルフェナミド	
					最高値	平均値	最高値	平均値
いちご (果実) (施設) 1998 年度	200 ^{WP}	1	2	1	0.255	0.254	0.253	0.246
			2	3	0.172	0.170	0.275	0.273
			2	7	0.098	0.097	0.086	0.086
		1	2	1	0.173	0.170	0.140	0.138
			2	3	0.146	0.144	0.095	0.092
			2	7	0.122	0.120	0.128	0.123
おうとう (果実) (雨よけ ・無袋) 1999 年度	200~ 250 ^{WP}	1	2	1	0.436	0.427	0.648	0.636
			2	3	0.456	0.450	0.583	0.575
			2	7	0.335	0.334	0.529	0.517
			2	14	0.279	0.266	0.313	0.306
		1	2	1	1.03	0.984	1.85	1.80
			2	3	0.752	0.740	0.673	0.667
			2	7	0.854	0.822	1.07	1.04
			2	14	0.631	0.615	0.993	0.955
すもも (果実) (露地・無 袋) 1999 年度	200 ^{WP}	1	2	1	0.082	0.082	0.090	0.088
			2	3	0.043	0.043	0.029	0.028
			2	7	< 0.005	< 0.005	< 0.005	< 0.005
			2	14	0.030	0.030	0.026	0.024
		1	2	1	0.050	0.050	0.059	0.056
			2	3	0.049	0.048	0.040	0.040
			2	7	0.033	0.033	0.042	0.041
			2	14	0.015	0.014	0.016	0.015
かぼちゃ (露地) (果実(つる を除く)) 2003、 2005 年度	62.5 または 55 ^{WP}	1	2	1	0.041	0.040	0.098	0.096
			2	3	0.039	0.038	0.086	0.080
			2	7	0.053	0.052	0.077	0.073
			2	14	0.047	0.045	0.071	0.070
		1	2	1	0.035	0.034	0.024	0.024
			2	3	0.018	0.018	0.022	0.022
			2	7	0.014	0.014	0.020	0.020
			2	14	0.014	0.014	0.019	0.019
にがうり (施設) (果実(つる を除く)) 2004 年度	50~62.5 ^{WP}	1	2	1	0.078	0.078	0.079	0.078
			2	3	0.118	0.116	0.072	0.072
			2	7	0.068	0.067	0.066	0.064
		1	2	1	0.017	0.017	0.037	0.036
			2	3	0.015	0.014	0.017	0.017
			2	7	0.007	0.007	0.016	0.016
ミニトマト (施設) (果実(へた を除く)) 2005 年度	75 または 67.5 ^{WP}	1	2	1	0.16	0.16	0.15	0.14
			2	7	0.14	0.14	0.13	0.12
			2	14	0.14	0.14	0.11	0.11
		1	2	1	0.09	0.09	0.10	0.10
			2	7	0.07	0.07	0.07	0.06
			2	14	0.05	0.05	0.05	0.04

作物名 (栽培形態) (分析部位) 実施年度	使用量 (g ai/ha)	試験 圃場 数	回 数 (回)	PHI (日)	残留値 (mg/kg)			
					公的分析機関		社内分析機関	
					シフルフェナミド		シフルフェナミド	
					最高値	平均値	最高値	平均値
きゅうり (果実(つる を除く)) 2002、 2003 年度	くん煙剤 (2.0%)	1	2	1	0.020	0.019	0.020	0.020
			2	7	0.015	0.015	0.017	0.016
			2	14	<0.005	<0.005	<0.005	<0.005
	50g/400m ³ くん煙	1	2	1	0.015	0.014	0.016	0.015
			2	7	0.018	0.018	0.018	0.016
			2	14	0.010	0.010	0.009	0.008
メロン (果実(果 皮を除去し たもの)) 2003 年度	くん煙剤 (2.0%)	1	2	1	<0.005	<0.005	<0.005	<0.005
			2	7	<0.005	<0.005	<0.005	<0.005
			2	14	<0.005	<0.005	<0.005	<0.005
	50g/400m ³ くん煙	1	2	1	<0.005	<0.005	<0.005	<0.005
			2	7	<0.005	<0.005	<0.005	<0.005
			2	14	<0.005	<0.005	<0.005	<0.005
いちご (果実(へ たを除く)) 2002 年度	くん煙剤 (2.0%)	1	2	1	0.011	0.010	0.013	0.013
			2	7	<0.005	<0.005	0.006	0.006
			2	14	<0.005	<0.005	<0.005	<0.005
	50g/400m ³ くん煙	1	2	1	0.034	0.034	0.046	0.046
			2	7	0.026	0.025	0.040	0.040
			2	14	0.015	0.014	0.020	0.020

・ WP : 水和剤(10%)

・ 全てのデータが定量限界未満の場合は定量限界値に<を付して記載した。

< 参照 >

1. 食品、添加物等の規格基準（昭和 34 年厚生省告示第 370 号）の一部を改正する件（平成 17 年 11 月 29 日付、平成 17 年厚生労働省告示第 499 号）
2. 農薬抄録シフルフェナミド（殺菌剤）（平成 19 年 5 月 25 日改訂）：日本曹達株式会社
3. 食品健康影響評価について
（URL ; <http://www.fsc.go.jp/hyouka/hy/hy-uke-cyflufenamid-200325.pdf>）
4. 第 231 回食品安全委員会
（URL ; <http://www.fsc.go.jp/iinkai/i-dai231/index.html>）
5. 第 15 回食品安全委員会農薬専門調査会確認評価第二部会
（URL; http://www.fsc.go.jp/senmon/nouyaku/sougou2_dai15/index.html）
6. 第 47 回食品安全委員会農薬専門調査会幹事会
（URL; http://www.fsc.go.jp/senmon/nouyaku/kanjikai_dai47/index.html）