

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

6) コイを用いた急性毒性試験

(資料No. 1)

被験物質 : フロアブル (クロルフェナピル 10.0%)

供試生物 : コイ (学名 *Cyprinus carpio*)

10尾／群、体長 4.6 ± 0.16 cm、体重 1.0 ± 0.19 g

方 法 : 必要量の被験物質を試験用水に添加し、攪拌して試験液を調製した。試験液は曝露開始前および換水直前に調製した。被験物質を含まない試験用水のみの対照区を設けた。

試験液にコイを96時間暴露し、生死および症状を暴露24、48、72、96時間後に観察した。試験は半止水式で実施し、曝露期間中穏やかな曝気を行った。

試験水温 : 22.8-23.0 °C

結 果 :

設定濃度 (mg/L)	0.260、0.364、0.510、0.710、1.00	
LC50 (mg/L) (95%信頼限界)	24時間	>1.00
	48時間 ^a	0.642 (0.519~0.858)
	72時間 ^b	0.507 (0.401~0.639)
	96時間 ^b	0.463 (0.369~0.557)
NOEC (mg/L)	0.260	
死亡例の認められなかつた最高濃度 (mg/L)	0.260	

a : Probit法 により算出

b : Moving average法により算出

曝露期間中に観察された症状は、表層集中、嗜眠状態および活動低下であった。対照区では、死亡および症状はみられなかった。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

7) ミジンコ類急性遊泳阻害試験

(資料No. 2)

被験物質： フロアブル（クロルフェナピル 10.0%）

供試生物： オオミジンコ（学名 *Daphnia magna*）

20頭／群（生後24時間以内の幼体）

方 法： 必要量の被験物質を試験用水に添加し、攪拌して100mg/Lの試験原液を調製した。この試験原液を攪拌しながら必要量を分取し、試験用水で希釈して0.100mg/Lの試験原液を調製した。これらの試験原液を攪拌しながら必要量分取して試験液を調製した。被験物質を含まない試験用水のみの対照区を設けた。

試験液にオオミジンコを24および48時間曝露し、遊泳阻害および症状を観察した。試験は止水式で実施した。

試験水温： 20.0 °C

結 果：

設定濃度 (mg/L)	0.000391、0.00156、0.00625、0.0250、0.100		
EC50 (mg/L) ^a (95%信頼限界)	24時間	0.0407 (0.0250~0.100)	
	48時間	0.0407 (0.0250~0.100)	
NOEC (mg/L)	0.00156		

a : Binomial法により算出

曝露期間中に観察された症状は、嗜眠状態、遊泳阻害および活動低下であった。対照区では症状はみられなかった。

8) 藻類生長阻害試験

(資料No. 3)

被験物質： フロアブル（クロルフェナピル 10.0%）

供試生物： 緑藻（学名 *Pseudokirchneriella subcapitata*, ATCC 22662）

初期濃度 1.0×10^4 cells/mL

方 法： 必要量の被験物質をOECD推奨培地で希釀して設定濃度0.772、4.63、27.8、167、1000 mg/Lの試験液を調製した。被験物質を含まない培地のみの対照区を設けた。

曝露開始後24時間ごとに、72時間まで細胞濃度を測定した。培養は白色蛍光ランプ（400～700 nm）による連続照明下（照度 約4000 lux）で、振とう培養した。

培養温度： 23.1 ～23.5 °C

結 果：

設定濃度 (mg/L)	0.772、4.63、27.8、167、1000	
EC50 (mg/L) (95%信頼限界)	EbC50 (0-72h)	126 (38.3～412)
	ErC50 (24-48h)	>1000
	ErC50 (24-72h)	>1000
NOEC (mg/L)	NOEbC (0-72h)	0.772
	NOErC (24-48h)	27.8
	NOErC (24-72h)	27.8

1000および167 mg/L区では膨張している細胞がやや多くみられた。27.8 mg/L区では形状は対照区と同様であるが集合体を形成しているものが若干観察された。

2. 有用昆虫等に及ぼす影響

検体 : クロルフェナピル水和剤 (フロアブル) (10%)

分類	生物種	試験方法	試験結果				試験機関 (報告年)																																													
カイコ イコ	カイコ (錦秋 ×鐘和) 4齢起蚕 初秋蚕期	野外桑葉に散布 検体(10%フロアブル)の 2000倍希釈液を 120L/10aで野外桑葉 に散布後、桑葉を探 取してカイコに摂食 させた。 1 区50頭 2連制	<u>残毒期間</u> (初秋蚕期) 発育の斉一度 4~5 齡減蚕歩合 30日※ 斎一 4% 40 斎一 4% 50 斎一 4%																																																	
			*散布から桑葉採取までの日数																																																	
			(初秋蚕期)																																																	
			<table> <thead> <tr> <th rowspan="2">結繭 蚕数</th> <th rowspan="2">化繭 歩合</th> <th colspan="2">雌</th> <th colspan="2">雄</th> <th rowspan="2">中毒 症状</th> </tr> <tr> <th>繭重</th> <th>繭層重</th> <th>繭重</th> <th>繭層重</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>30日※</td> <td>46</td> <td>92</td> <td>1.76</td> <td>36.8</td> <td>20.9</td> <td>食欲不振</td> </tr> <tr> <td>40</td> <td>46</td> <td>92</td> <td>1.69</td> <td>35.9</td> <td>21.3</td> <td>食欲不振</td> </tr> <tr> <td>50</td> <td>46</td> <td>92</td> <td>1.96</td> <td>40.4</td> <td>20.6</td> <td></td> </tr> <tr> <td>60</td> <td>45</td> <td>91</td> <td>2.00</td> <td>42.9</td> <td>21.5</td> <td></td> </tr> <tr> <td>無散布</td> <td>48</td> <td>94</td> <td>2.00</td> <td>43.6</td> <td>21.8</td> <td></td> </tr> </tbody> </table>				結繭 蚕数	化繭 歩合	雌		雄		中毒 症状	繭重	繭層重	繭重	繭層重	30日※	46	92	1.76	36.8	20.9	食欲不振	40	46	92	1.69	35.9	21.3	食欲不振	50	46	92	1.96	40.4	20.6		60	45	91	2.00	42.9	21.5		無散布	48	94	2.00	43.6	21.8	
結繭 蚕数	化繭 歩合	雌		雄		中毒 症状																																														
		繭重	繭層重	繭重	繭層重																																															
30日※	46	92	1.76	36.8	20.9	食欲不振																																														
40	46	92	1.69	35.9	21.3	食欲不振																																														
50	46	92	1.96	40.4	20.6																																															
60	45	91	2.00	42.9	21.5																																															
無散布	48	94	2.00	43.6	21.8																																															
			30日及び40日区で食欲不振となり、繭重、繭層重が劣り、 安全基準日数は50日である。																																																	
			*散布から桑葉採取までの日数																																																	

(有用昆虫等に及ぼす影響一つづき)

分類	生物種	試験方法	試験結果					試験機関 (報告年)
カ イ コ	カイコ (錦秋× 鐘和) 4齢起蚕 初秋蚕期 晚秋蚕期	野外桑葉に散布 検体(10%フロアフル)の2000倍希釈液を100L/10aで 野外桑葉に散布後、桑葉を採取してカイコに摂食させた。 1区50頭2連制	<u>残毒期間</u> (初秋蚕期) 発育の斉一度 4~5齢減蚕歩合					
29日*			や不齊	0%				
39			や不齊	1%				
50			斎一	0%				
60			斎一	0%				
対照			斎一	0%				
(初秋蚕期)								
			雌			雄		
			結繭 蚕数	化繭 歩合	繭重 繭層重	繭層 歩合	繭重 繭層重	繭層 歩合
29日*	50.0	98	2.59	58.2	22.5	2.02	54.4	27.0
39	49.5	97	2.63	58.5	22.2	2.03	54.2	26.8
50	50.0	98	2.65	58.7	22.2	2.04	55.2	27.1
60	50.0	99	2.60	57.4	22.1	2.04	55.5	27.2
対照	50.0	96	2.56	56.7	22.1	2.02	53.7	26.7
<u>残毒期間</u> (晚秋蚕期)								
			発育の斎一度 4~5齢減蚕歩合					
0日*			や不齊	3%				
5			や不齊	1%				
10			や不齊	3%				
15			や不齊	9%				
20			や不齊	4%				
対照			斎一	1%				
(晚秋蚕期)								
			雌			雄		
			結繭 蚕数	化繭 歩合	繭重 繭層重	繭層 歩合	繭重 繭層重	繭層 歩合
0日*	48.5	95	2.01	45.6	22.7	1.50	41.3	27.6
5	49.0	94	2.09	46.2	22.2	1.59	41.0	25.8
10	48.5	90	2.00	44.4	22.2	1.59	41.8	26.4
15	45.5	89	2.07	46.6	22.6	1.57	42.1	26.8
20	48.0	92	1.97	42.6	21.7	1.57	40.8	26.1
対照	50.0	99	2.01	42.5	21.2	1.61	41.1	25.6
0日~20日区において発育の遅延、化繭歩合の低下及び死亡蚕の発生が認められ、 また、29日区及び39日区で発育の若干の遅延が認められたので安全日数は50日である。								
*散布から桑葉採取までの日数								

(有用昆虫等に及ぼす影響一つづき)

分類	生物種	試験方法	試験結果	試験機関 (報告年)																				
ミツバチ	セイヨウ ミツバチ <i>(Apis mellifera)</i>	<u>直接散布</u> 検体(10%フロアブル)の希釈液を外役バチに散布し、5日後までの累積の死亡率を調べた。	<u>外役バチに対する影響</u> <table> <thead> <tr> <th>希釈倍率</th> <th>死亡率</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>250倍</td> <td>100 %</td> </tr> <tr> <td>500</td> <td>100</td> </tr> <tr> <td>1000</td> <td>100</td> </tr> <tr> <td>2000</td> <td>100</td> </tr> <tr> <td>4000</td> <td>100</td> </tr> <tr> <td>8000</td> <td>96.3</td> </tr> <tr> <td>16000</td> <td>54.7</td> </tr> <tr> <td>32000</td> <td>0</td> </tr> <tr> <td>対照(水)</td> <td>0</td> </tr> </tbody> </table> <p>LC₅₀値は6ppmであり、強い殺虫性を示す。</p>	希釈倍率	死亡率	250倍	100 %	500	100	1000	100	2000	100	4000	100	8000	96.3	16000	54.7	32000	0	対照(水)	0	
希釈倍率	死亡率																							
250倍	100 %																							
500	100																							
1000	100																							
2000	100																							
4000	100																							
8000	96.3																							
16000	54.7																							
32000	0																							
対照(水)	0																							
		<u>群態への影響</u> 検体(10%フロアブル)の2000倍希釈液を帰巣する働きバチに散布し、①～④は20日後まで、⑤は30日後まで調査した。	<u>①女王バチの異常行動</u> 処理3日後まで女王バチが巣板を離れたり、産卵が不規則となる。 <u>②女王バチに対する働きバチの異常行動</u> なし <u>③巣内における働きバチの異常行動</u> なし <u>④働きバチの攻撃性の昂進</u> 処理3日後まで働きバチの攻撃性の昂進が認められた。 <u>⑤巣箱内外の働きバチの死亡数</u> 30日後までの累積死亡数 <table> <thead> <tr> <th></th> <th></th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>2000倍</td> <td>1105.0</td> </tr> <tr> <td>水散布区</td> <td>3.0</td> </tr> </tbody> </table> <p>速効性の強い影響が認められた。</p> <p>群態への影響が認められた。</p>			2000倍	1105.0	水散布区	3.0															
2000倍	1105.0																							
水散布区	3.0																							

(有用昆虫等に及ぼす影響一つづき)

分類	生物種	試験方法	試験結果	試験機関 (報告年)																																				
ミツバチ	セイヨウ ミツバチ <i>(Apis mellifera)</i>	<p><u>帰巣能力</u></p> <p>巣箱より200m離れた地点で検体(10%フロアブル)の2000倍希釀液を外役働きバチに散布し、散布当日より2日後までの帰巣率を調べた。</p>	<p><u>帰巣能力に及ぼす影響</u></p> <p>2日後の帰巣率</p> <table> <tr> <td>2000倍</td> <td>0 %</td> </tr> <tr> <td>対照(水)</td> <td>91.0%</td> </tr> </table> <p>帰巣する個体は見られず、帰巣能力への強い影響が認められた。</p>	2000倍	0 %	対照(水)	91.0%																																	
2000倍	0 %																																							
対照(水)	91.0%																																							
		<p><u>訪花忌避</u></p> <p>検体(10%フロアブル)の2000倍希釀液を開花中のレンゲ畠散布し、散布直後から5日後までの訪花数を調べた。</p>	<p><u>訪花忌避に及ぼす影響</u></p> <p>訪花個体数</p> <table> <tr> <td></td> <td>2000倍</td> <td>対照(水)</td> </tr> <tr> <td>散布直前</td> <td>28.0</td> <td>27.7</td> </tr> <tr> <td>散布直後</td> <td>0.0</td> <td>0.0</td> </tr> <tr> <td>1時間後</td> <td>27.3</td> <td>27.0</td> </tr> <tr> <td>3時間後</td> <td>29.0</td> <td>29.7</td> </tr> <tr> <td>1日後</td> <td>29.3</td> <td>29.7</td> </tr> <tr> <td>2日後</td> <td>26.3</td> <td>26.3</td> </tr> <tr> <td>3日後</td> <td>26.3</td> <td>27.0</td> </tr> <tr> <td>4日後</td> <td>27.7</td> <td>27.0</td> </tr> <tr> <td>5日後</td> <td>26.3</td> <td>26.7</td> </tr> </table> <p>ミツバチの訪花忌避作用はない。</p> <p>死亡率</p> <table> <tr> <td></td> <td>2000倍</td> <td>28.3%</td> </tr> <tr> <td></td> <td>対照(水)</td> <td>0 %</td> </tr> </table> <p>訪花したミツバチに死亡が認められた。</p> <p>10%フロアブルの2000倍希釀液は、ミツバチに対する殺虫性は極めて強く、野外で活動中の個体や蜜源植物へ散布されると外役バチやミツバチ群態に対してかなりの影響がある。</p>		2000倍	対照(水)	散布直前	28.0	27.7	散布直後	0.0	0.0	1時間後	27.3	27.0	3時間後	29.0	29.7	1日後	29.3	29.7	2日後	26.3	26.3	3日後	26.3	27.0	4日後	27.7	27.0	5日後	26.3	26.7		2000倍	28.3%		対照(水)	0 %	
	2000倍	対照(水)																																						
散布直前	28.0	27.7																																						
散布直後	0.0	0.0																																						
1時間後	27.3	27.0																																						
3時間後	29.0	29.7																																						
1日後	29.3	29.7																																						
2日後	26.3	26.3																																						
3日後	26.3	27.0																																						
4日後	27.7	27.0																																						
5日後	26.3	26.7																																						
	2000倍	28.3%																																						
	対照(水)	0 %																																						

(有用昆虫等に及ぼす影響一つづき)

分類	生物種	試験方法	試験結果	試験機関 (報告年)																										
ミツバチ	セイヨウ ミツバチ <i>(Apis mellifera)</i>	<u>いちご葉上の 残効性</u> ビニールハウスのいちごに、検体(10%フロアブル)の2000倍希釈液を散布し、1~10日後及び15日後にいちご葉を採取し、ミツバチに接触させ死亡率を調べた。 (1区3反復)	<u>ミツバチに対する影響</u> <table> <thead> <tr> <th>散布後日数</th> <th>死亡率</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>1日後</td> <td>28.3%</td> </tr> <tr> <td>2日後</td> <td>21.7</td> </tr> <tr> <td>3日後</td> <td>19.0</td> </tr> <tr> <td>4日後</td> <td>17.3</td> </tr> <tr> <td>5日後</td> <td>10.7</td> </tr> <tr> <td>6日後</td> <td>5.7</td> </tr> <tr> <td>7日後</td> <td>3.3</td> </tr> <tr> <td>8日後</td> <td>1.7</td> </tr> <tr> <td>9日後</td> <td>0.7</td> </tr> <tr> <td>10日後</td> <td>0</td> </tr> <tr> <td>15日後</td> <td>0</td> </tr> <tr> <td>無処理区</td> <td>0</td> </tr> </tbody> </table> <p>死亡率は散布1日後に28.3%で、その後漸減し、9日後に0.7%となり、10日以降は死亡が認められなかった。</p>	散布後日数	死亡率	1日後	28.3%	2日後	21.7	3日後	19.0	4日後	17.3	5日後	10.7	6日後	5.7	7日後	3.3	8日後	1.7	9日後	0.7	10日後	0	15日後	0	無処理区	0	
散布後日数	死亡率																													
1日後	28.3%																													
2日後	21.7																													
3日後	19.0																													
4日後	17.3																													
5日後	10.7																													
6日後	5.7																													
7日後	3.3																													
8日後	1.7																													
9日後	0.7																													
10日後	0																													
15日後	0																													
無処理区	0																													
		<u>群態への影響</u> ビニールハウスのいちごに、検体(10%フロアブル)の2000倍希釈液を散布し、翌日ミツバチ巣箱を再導入し散布翌日より10日までと15、20、30日後に巣箱を見た。 (1区2反復)	①女王バチの異常行動 なし ②女王バチに対する働きバチの異常行動 なし ③巣内における働きバチの異常行動 なし ④働きバチの攻撃性の昂進 なし ⑤巣箱内外の働きバチの死亡数 30日後までの累積死亡数 <table> <thead> <tr> <th>2000倍</th> <th>無処理区</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>247.5</td> <td>1.0</td> </tr> </tbody> </table> <p>9日までの巣箱内外の死亡個体数は247.5頭で10日以降は死亡個体がほとんど見られなかった。</p> <p>群態への影響が認められなかった。</p>	2000倍	無処理区	247.5	1.0																							
2000倍	無処理区																													
247.5	1.0																													

(有用昆虫等に及ぼす影響一つづき)

分類	生物種	試験方法	試験結果	試験機関 (報告年)
ミツバチ	セイヨウ ミツバチ <i>(Apis melliera)</i>	<u>訪花行動</u> ビニールハウスのいちごに、検体(10%フロアブル)の2000倍希釀液を散布し、翌日ミツバチ巣箱を再導入し散布翌日より15日までと20、25、30日後の訪花数を調べた。 (1区2反復)	<u>訪花行動に及ぼす影響</u> <u>訪花個体数</u> 敷前日 26.0 28 1日後 10.0 24 5日後 13.5 28 10日後 19.5 19 15日後 22.0 19 20日後 24.0 24 25日後 27.0 23 30日後 25.5 23 敷翌日より訪花個体はみられたが、7日後までは無処理区の約半分、8~9日後は約3分の2であったが、10日以後は無処理区とほぼ同程度となった。 ビニールハウスのいちごに、10%フロアブルの2000倍希釀液を散布した場合、ミツバチ巣箱の再導入は散布後10日を経過してからが安全である。	
マルハナバチ	マルハナバチ <i>(Bombus terrestris)</i>	<u>殺虫性</u> 検体(10%フロアブル)の1000~32000倍希釀液を働きバチに散布し、72時間までの累積死亡数を調べた。	1000~8000倍の希釀濃度で100%の死亡であり、やや遅効性であった。 16000、32000倍では死亡はなかった。	
		<u>導入群への影響</u> 検体(10%フロアブル)の2000倍希釀液をトマトハウス内に散布し、3日毎に4回にわたり、新しい1群を導入し、①~③の項目を調べた。	<u>①働きバチ成虫の亡失数</u> 敷当日、散布3日後、6日後のいずれの導入においても、その後3日間の活動では帰巣しなかったり死亡した働きバチ成虫の割合が無処理区より高く、散布9日後の導入で影響がみられなくなった。 <u>②卵及び孵化幼虫への影響</u> 卵に対して、散布当日、散布3日後、6日後のいずれの導入後の働きバチに3日間活動させた場合、繭化率、羽化率に著しい影響があった。散布9日後の導入ではその後の発育に影響はなかった。 <u>③中・老齢(3~4令幼虫)への影響</u> 中・老齢幼虫に対しても、②と同様の結果であった。	
		<u>訪花試験</u> 上記ハウスで「振動採粉」するマルハナバチを調べた。	散布6日後まで、訪花数は無処理区に比べて少なかった。	
		・検体(10%フロアブル)の2000倍希釀液を散布後、9日間以上を経てからマルハナバチを導入するのが安全である。		

(有用昆虫等に及ぼす影響一つづき)

分類	生物種	試験方法	試験結果			試験機関 (報告年)
天敵	ケガカブリダニ <i>(Amblyseius longispinosus)</i>	<u>直接散布一室内試験</u> インゲンマメ葉に ケガカブリダニ雌成虫20 ～25個体を接種し、検 体(10%フロアブル)の希釈 液を散布し、2日後の成 虫の生存率を調査した。	希釈倍数 4000 2000 1000	濃度 25ppm 50 100	補正死亡率 0.9 % 4.4 1.1	
		<u>直接散布一圃場試験</u> 2番茶萌芽前に検体 (10%フロアブル)の2000倍 希釈液を散布し、散布 前、散布7日、14日、 21日後に各区20枚の成 葉を採取し、ケガカブリ ダニの個体数を調査し た。 1区 5m ² 、3反復 品種：やぶきた			散布2日後の死亡率は極めて低く、ケガカブリダニ雌成虫に対する悪影響は認められなかった。)

天敵数

2000倍	無散布
散 布 前	雌成虫3, 若虫1
散 布 7 日 後	
散 布 14 日 後	雌成虫3, 雄成虫1, 若虫8, 卵11
散 布 21 日 後	卵 3、若虫幼虫4 雌成虫2, 若虫5, 卵14

天敵類は、ケガカブリダニ、ハダニタマバエ、カギシダニ類(*Agistemus sp.*)が確認できたが、ケガカブリダニが最優先種であった。

ハダニの天敵であるケガカブリダニの発生は無散布区と大きな差がなく、悪影響は認められなかった。

(有用昆虫等に及ぼす影響一つづき)

分類	生物種	試験方法	試験結果			試験機関 (報告年)
天敵	ハカメムシ	直接散布一圃場試験 なすに検体(10%プロアプル)の2000倍希釈液を散布し、散布直前、散布1日後 に1区20葉当たりのハカメムシの個体数 を調査した。 1区1株、5区制 品種：千両	2000倍 個体数 散布前 4.1 3.7 散布1日後 0.4 3.1 補正密度指数 散布1日後 12 100	無処理		
	ヒメハカメムシ	試験管ドライフル 法 検体(10%プロアプル)の 2000倍希釈液を試験管に入れ、葉液 を捨てて風乾後、試験管に検体の2000倍 希釈液に浸漬後風乾 したなす葉をいれヒメ ハカメムシの成虫または 幼虫(4,5齢)を5頭 入れ、24時間後の供 試虫の生死を調査し た。	供試虫数 2000倍 成虫 20 幼虫 20 無処理 成虫 20 幼虫 20	24時間後 生存虫数 0 0 24時間後 死亡率 100% 100% 5% 0%	24時間後 生存虫数 19 20	死亡率 5% 0%
	ナミヒメハカメムシ <i>(Orius sauteri)</i>	室内試験 なすに検体(10%プロアプル)の2000倍希釈液を散布し、散布1日、8日後になす葉 を採取し、試験管に入れ、ナミヒメハカメムシを接種し、処理24、48時間後に供試虫の生 死を調査した。	24時間後 日数 供試虫数 1日 10 8 6 48時間後 生存虫数 0 4 10 6 死亡率 40.0% 16.7 9.1 0	48時間後 生存虫数 0 4 10 6 死亡率 100% 33.3 9.1 0		

ナミヒメハカメムシ成虫に対する残毒日数を調査した結果、散布1日後に毒性が認められたが、散布8日後に毒性は低下し、毒性の持続期間は比較的短い。
本剤のヒメハカメムシ類に対する残毒日数はナミキイロアザミウマに
に対する残毒日数より短いようで、本剤はヒメハカメムシ類の
有用性を大きく損なわずに利用することも可能である。

(有用昆虫等に及ぼす影響一つづき)

分類	生物種	試験方法	試験結果			試験機関 (報告年)
天敵	ヒメハダニカブリケン ハカクシ <i>(Oligota</i> <i>sp.)</i>	<u>室内試験</u> 検体(10%フロアブル)の 2000倍希釈液を散 布し、散布1日後 の葉をガラス管に 入れ、ヒメハダニカブリケン ハカクシ 成虫を接種 し、処理24時間後 に供試虫の生死を 調査した。	供試虫数	2000倍	34	100%

3. 鳥類に対する影響

資料No.	試験の種類・被験物質	供試生物	1群当たりの供試数	投与方法	投与量(mg/kg)	LD ₅₀ 値又はLC ₅₀ 及び無影響量	観察された影響等	試験機関(報告年)
1 GLP	急性経口毒性試験・原体	コリンウズラ ¹⁾	10羽	強制経口投与	1, 2, 4, 8, 16, 32, 64, 128 mg/kg	LD ₅₀ 34 mg/kg NOEL 8 mg/kg	異常糞、嗜眠、痙攣	
2 GLP	急性経口毒性試験・原体	マガモ ²⁾	10羽	強制経口投与	1, 2, 4, 8, 16, 32, 64, 128 mg/kg	LD ₅₀ 10.3 mg/kg NOEL 1 mg/kg	異常糞、呼吸困難、嗜眠、痙攣、運動失調	
3 GLP	混餌投与毒性試験・原体	コリンウズラ ¹⁾	10羽	5日間混餌投与	10, 20, 40, 80, 160, 320 ppm	LC ₅₀ 132 ppm NOEC 10 ppm	異常糞	
4 GLP	混餌投与毒性試験・原体	マガモ ²⁾	10羽	5日間混餌投与	4, 6, 9, 13.5, 20.3 ppm	LC ₅₀ 8.6 ppm NOEC <4 ppm	異常糞、呼吸困難、嗜眠、痙攣、運動失調、異常行動、正向反射失調	

1) : *Colinus virginianus*

2) : *Anas platyrhynchos*

VII. 使用時安全上の注意、解毒法等

1. 使用時安全上の注意事項

1) 医薬用外劇物。取扱いには十分注意すること。

誤って飲み込んだ場合には吐き出させ、直ちに医師の手当を受けさせること。

本剤使用中に身体に異常を感じた場合には直ちに医師の手当を受けること。

2) 散布の際は防護マスク、手袋、不浸透性防除衣などを着用すること。

作業後は直ちに手足、顔などを石けんでよく洗い、うがいをすること。

3) 常温煙霧中はハウス内に入らないこと。また、常温煙霧終了後はハウスを開放し、十分換気した後に入室すること。

4) 街路、公園等で使用する場合は、散布中及び散布後（少なくとも散布当日）に小児や散布に関係のない者が散布区域に立ち入らないように縄囲いや立て札を立てるなど配慮し、人畜等に被害を及ぼさない注意を払うこと。

2. 解毒法及び治療法

活性炭素と硫酸ナトリウムの併用処置およびジアゼパム処置、フェノバルビタール処置により死亡率の有意な減少と平均生存時間の有意な延長がみられた。

3. 製造時、使用時等における事故例

なし。

VII. 毒性

<毒性試験一覧表>

1. 原体を用いた試験成績

資料No	試験の種類・期間	供試生物	1群当たり供試数	投与方法	投与量(mg/kg)	LD ₅₀ 値又は最大無作用量(mg/kg)	試験機関(報告年)	記載頁
T-1 (GLP)	急性毒性 14日間観察	ラット	♂♀5	経口	♂♀ 39、59、88、 132、198、296、 444、667、1000	♂ 461 ♀ 304		b-7
T-2 (GLP)	急性毒性 14日間観察	マウス	♂♀5	経口	♂♀ 35、70、140	♂ 45 ♀ 78		b-8
T-4 (GLP)	急性毒性 14日間観察	ウサギ	♂♀5	経皮	♂♀ 2000	♂♀ >2000		b-9
T-8 (GLP)	急性毒性 14日間観察	ラット	♂♀5	吸入	♂♀ 0, 0.34, 0.71, 1.8, 2.7 mg/L	LC ₅₀ ♂ 0.83mg/L ♀ >2.7 mg/L		b-10
T-14 (GLP)	皮膚刺激性 3日間観察	ウサギ	♂6	塗布	0.5 g/匹	刺激性なし		b-12
T-10 (GLP)	眼刺激性 7日間観察	ウサギ	♂6	点眼	0.1 g/匹	中等度の 刺激性あり		b-13
T-11 (GLP)	眼刺激性 4日間観察	ウサギ	♂3 (非洗眼:3, 洗眼:3)	点眼	0.1 g/匹	軽度の 刺激性あり 洗眼効果あり		b-14
T-16 (GLP)	皮膚感作性 Buehler法 2日間観察	モモット	♂10 又は5	塗布	感作: 200 mg/匹 誘発: 200 mg/匹 (検体そのまま)	感作性なし		b-15
T-17 (GLP)	皮膚感作性 Maximization法 2日間観察	モモット	♀20 又は5	皮内 又は 塗布	感作: 2%(皮内) 10%(塗布) 誘発: 0.4%(塗布)	感作性なし		b-17
T-3 (GLP)	急性神経毒性 14日間観察	ラット	♂♀10	経口	♂♀ 0, 45, 90, 180	無作用量 ♂♀ 45 非致死量で 急性神経毒性なし		b-20
T-19 (GLP)	90日間亜急性 経口毒性 13週間投与	ラット	♂♀20	飼料 混入	0, 150, 300, 600, 900, 1200 ppm ♂ 0, 10.9, 22.0, 44.9, 69.5, 92.2 ♀ 0, 12.5, 26.1, 51.8, 75.4, 102.8	♂♀ 150 ppm ♂ 10.9 ♀ 12.5		b-23
T-20 (GLP)	90日間亜急性 経口毒性 13週間投与	マウス	♂♀20	飼料 混入	0, 40, 80, 160, 320 ppm ♂ 0, 7.1, 14.8, 27.6, 62.6 ♀ 0, 9.2, 19.3, 40.0, 78.0	♂♀ 40 ppm ♂ 7.1 ♀ 9.2		b-28
T-21 (GLP)	90日間亜急性 経口毒性 13週間投与	イヌ	♂♀4	飼料 混入	0(対照)、60(低)、 120 ppm(中)、 300/240/200(高) ♂ 0, 2.1, 3.9, 4.4~7.3 ♀ 0, 2.2, 4.5, 6.0~7.1	♂♀ 120 ppm ♂ 3.9 ♀ 4.5		b-32
T-22 (GLP)	28日間亜急性 経皮毒性 4週間投与	ウサギ	♂♀6	経皮	♂♀ 0, 100, 400, 1000	♂♀ 100		b-37

資料No.	試験の種類 ・期間	供試生物	1群当たり 供試数	投与方法	投与量 (mg/kg)	LD ₅₀ 値又は 最大無作用量 (mg/kg)	試験機関 (報告年)	記載頁
T-26 (GLP)	反復経口投与 神經毒性 12カ月間投与 4カ月間回復	ラット	♂♀25	飼料 混入	0、60、300、600 ppm ♂0、2.6、13.6、28.2 ♀0、3.4、18.0、37.4	♂♀ 60 ppm ♂ 2.6 ♀ 3.4 神經病変が発現したが回復した。		b-40
T-27	反復経口投与 神經毒性 4~7週間投与 0~12週間回復	マウス	♂40 (病理検査 対象動物)	飼料 混入	0、500 ppm (神經病変の発現及 び回復過程を光顯・ 電顕で検査)	神經病変は回復し 機能へは影響を与えない。		b-58
T-23 (GLP)	慢性毒性 12カ月間投与	イヌ	♂♀ 5. 又は6	飼料 混入	0、60、120、240 ppm ♂0、2.1、4.0、8.7 ♀0、2.3、4.5、10.1	♂♀ 120 ppm ♂ 4.0 ♀ 4.5		b-62
T-24 (GLP)	慢性毒性 発がん性 24カ月間投与	ラット	♂♀ 65	飼料 混入	0、60、300、600 ppm ♂0、2.9、15.0、30.8 ♀0、3.6、18.6、37.0	♂♀ 60 ppm ♂ 2.9 ♀ 3.6 発がん性なし		b-67
T-25 (GLP)	発がん性 18カ月間投与	マウス	♂♀ 65	飼料 混入	0、20、120、240 ppm ♂0、2.8、16.6、34.5 ♀0、3.7、21.9、44.5	♂♀ 20 ppm ♂ 2.8 ♀ 3.7 発がん性なし		b-86
T-28 (GLP)	繁殖 2世代 投与期間 P: ♂16週 ♀19週 F ₁ : ♂♀23週	ラット	♂♀ 30	飼料 混入	0、60、300、600 ppm P [交配前] ♂0、4.5、22.2、44.0 ♀0、5.0、24.5、48.3 P [交配後] ♂0、3.3、16.3、31.3 P [妊娠] ♀0、4.9、23.4、46.3 P [哺育] ♀0、8.8、42.3、81.4 F ₁ [交配前] ♂0、4.4、22.5、44.6 ♀0、5.1、25.6、50.7 F ₁ [交配後] ♂0、2.8、14.3、29.6 F ₁ [妊娠] ♀0、4.7、23.6、47.7 F ₁ [哺育] ♀0、8.6、41.8、82.9	親動物, 仔動物 ♂♀ 60 ppm ♂ 4.4, ♀ 5.0 繁殖 ♂♀ 600 ppm ♂44.0, ♀48.3		b-101
T-29 (GLP)	繁殖 1世代 投与期間 P: ♂♀16~17 週間 F ₁ : ♂♀11週間	ラット	♂♀ 30	飼料 混入	0、30、60 ppm P[交配前] ♂0、1.84、3.60 ♀0、2.09、4.15 P[妊娠] ♀0、1.52、3.19 P[哺育] ♀0、4.25、8.87 F ₁ [交配前] ♂0、2.22、4.57 ♀0、2.52、5.32	親動物, 仔動物 ♂♀ 60 ppm ♂3.60, ♀3.19 繁殖 ♂♀ 60 ppm ♂3.60, ♀3.19		b-110
T-30 (GLP)	催奇形性 10日間投与	ラット	♀25 (交尾動物)	経口	0、25、75、225	母体: 25 胎仔: 225 催奇形性なし		b-117

資料 No.	試験の種類 ・期間	供試 生物	1群当たり 供試数	投与 方法	投与量 (mg/kg)	LD ₅₀ 値又は 最大無作用量 (mg/kg)	試験機関 (報告年)	記 載 頁
T-31 (GLP)	催奇形性 13日間投与	ウサギ	♀19~20 (人工授精 動物)	経口	0、5、15、30	母体： 5 胎仔： 30 催奇形性なし		b-120
T-32 (GLP)	変異原性 復帰変異	サルモネラ 菌: TA100、 TA98、 TA1535、 TA1537、 TA1538 大腸菌: WP2uvrA ⁻		in vitro	S9-、S9+: 0、0.5、1、5、10、 15、20、25、50 μg/プレート	S-9mixの有無に かかわらず陰性		b-124
T-33 (GLP)	変異原性 突然変異	CHO 細胞 HGPRT		in vitro	S9- : 0、2.5、5、25、 50、100、250 S9+ : 0、5、10、50、 100、250、500 μg/mL	S-9mixの有無に かかわらず陰性		b-128
T-34 (GLP)	変異原性 染色体異常	CHL 細胞		in vitro	S9-、S9+: 0、0.9、1.8、3.5、 7.0、14.1、28.1、 56.3、112.5、225、450、 900、1800 μg/mL	S-9mixの有無に かかわらず陰性		b-131
T-35 (GLP)	変異原性 小核試験	マウス	♂♀ 5	経口	♂ 0、7.5、15、30 ♀ 0、5、10、20	陰性		b-136
T-36 (GLP)	変異原性 DNA損傷	枯草菌		in vitro	S9-、S9+: 0、0.0156、 0.0313、0.0625、 0.125、0.25、0.5、 1.0 μg/ディスク	S-9mixの有無に かかわらず陰性		b-138
T-37 (GLP)	変異原性 DNA損傷	ラット肝細胞 (不定期DNA合成)		in vitro	0、0.05、0.075、0.1 0.125、0.15、0.3 μg/mL	陰性		b-141
T-38 生 體 の 機 能 に 及 ぼ す 影 響	中 枢 神 經 系	一般 症 状	マウス Irwin 法	♂ 3	経口	0、0.3、1、3、10 30、100	1*	b-143
			ラット Irwin 法	♂ 3	経口	0、3、10、30、100 300、1000	10	
	睡 眠 時 間	マウス	♂ 8	経口	0、1、3、10	10 作用なし		
		体温	ラット	♂ 6	経口	0、3、10、30	10 上昇作用あり	
	自 發 腦 波	ウサギ	♂ 3	経口	0、3、10、30	30 作用なし		
		呼吸循環 器	ウサギ	♂ 3	経口	0、3、10、30	30 作用なし	
	自 律 神 系 ： 瞳 孔 徑	ラット	♂ 6	経口	0、3、10、30	30 作用なし		
		消化器系： 腸管 輸送能	マウス	♂ 8	経口	0、1、3、10	10 作用なし	
	骨 格 筋 ： 懸 垂 動 作	マウス	♂ 8	経口	0、1、3、10	10 作用なし		
		血液： 凝 固	ラット	♂ 6	経口	0、3、10、30	30 作用なし	

* 申請者注：本検査の無毒性量は3mg/kgと判断する。

資料 No.	試験の種類 ・期間		供試 生物	1群当たり 供試数	投与 方法	投与量 (mg/kg)	LD ₅₀ 値又は 最大無作用量 (mg/kg)	試験機関 (報告年)	記載 頁		
T-39	解毒 吸収阻害 薬理拮抗	マウス ♂10	前処置：クロルフェナピル 0、80 (経口)		吸 收 阻 害	1. 硫酸ナトリウム: 1g/kg (経口) 2. 炭末: 2g/kg (経口) + 硫酸ナトリウム: 1g/kg (経口) 3. ヒマシ油: 20mL/kg (経口) + 硫酸ナトリウム: 1g/kg (経口)		炭末 + 硫酸ナトリウム 処置、ジアゼパム処置、フェノハルビタール処置は死亡発生の軽減効果あり	b-147		
						1. クロルプロマジン: 10mg/kg (皮下) 2. ジアゼパム: 3mg/kg (皮下) 3. フェノハルビタール: 30mg/kg (皮下)					
T-48 (GLP)	発達神経毒性 投与期間 母動物: 妊娠6日～ 分娩10日 児動物: 生後11日 ～21日	ラット	♀40 (交尾動物)	経口	0、5、10、15	10	児動物で神経病変 及び驚愕反応に影響がみられたが回復した。		b-149		

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

2. 原体混在物及び代謝物を用いた試験成績

資料No.	試験の種類 ・期間	供試生 物	1群当り 供試数	投与 方法	投与量 (mg/kg)	LD ₅₀ 値又は 最大無作用量 (mg/kg)	試験機関 (報告年)	記載 頁
T-40 (GLP)	代謝物 ^{a)} 急性毒性 14日間観察	ラット	♂♀ 5	経口	♂♀ 7.8、15.6、23.4、 31.25、62.5、 125、250	♂ 27.0 ♀ 29.4		b-161
T-41 (GLP)	代謝物 ^{b)} 急性毒性 14日間観察	ラット	♂♀ 5	経口	♂♀ 5000	♂♀ >5000		b-162
T-42 (GLP)	代謝物 ^{c)} 急性毒性 14日間観察	ラット	♂♀ 5	経口	♂ 5000 ♀ 1250、2500、5000	♂ >5000 ♀ 2500		b-163
T-43 (GLP)	代謝物 ^{d)} 急性毒性 14日間観察	ラット	♂♀ 5	経口	♂ 312.5、625、1250、 2500、5000 ♀ 625、1250、2500、 5000	♂ 776 ♀ 1367		b-164
T-49 (GLP)	代謝物 ^{e)} 急性毒性 14日間観察	ラット	♂♀ 5	経口	♂ 78.125、156.25、 312.5 ♀ 78.125、156.25、 312.5、625	♂ 110 ♀ 101		b-165
T-44 (GLP)	代謝物 復帰変異	サルモネラ 菌:TA100、 TA98、TA1535、 TA1537、TA1538 大腸菌:WP2uvrA ⁻		in vitro	サルモネラ 菌 S9-+: 0、0.05、0.10、0.25、 0.50、1.0、5.0 大腸菌 S9-、S9+: 0、10、25、50、100、 250 μ g/プレート	S-9 mix の有無 にかかわらず陰性		b-166
T-47 (GLP)	代謝物 復帰変異	サルモネラ 菌:TA100		in vitro	<ブ'レート法> S9-、S9+: 0、0.3125、0.625、1.25、 2.5、5.0、10.0 <フ'レインキュベーション法> S9-: 0、0.15625、0.3125 0.625、1.25、2.5、5.0 S9+: 0、0.625、1.25、 2.5、5.0、10.0、20.0 μ g/プレート	S-9 mix の有無 にかかわらず陰性		b-170
T-45 (GLP)	代謝物 復帰変異	サルモネラ 菌:TA100、 TA98、TA1535、 TA1537、TA1538 大腸菌:WP2uvrA ⁻		in vitro	サルモネラ 菌、大腸菌 S9-: 0、5、10、25、50、 100、250 S9+: 0、25、50、100、 250、500、1000 μ g/プレート	S-9 mix の有無 にかかわらず陰性		b-173
T-46 (GLP)	代謝物 復帰変異	サルモネラ 菌:TA100、 TA98、TA1535、 TA1537、TA1538 大腸菌:WP2uvrA ⁻		in vitro	サルモネラ 菌 S9-: 0、50、100、250、 500、1000 S9+: 0、100、250、 500、1000、2500 大腸菌 S9-+: 0、250、500、1000、2500、 5000 μ g/プレート	S-9 mix の有無 にかかわらず陰性		b-177

a) 代謝物 (F) : 動植物代謝物、原体混在物

b) 代謝物 (D) : 動植物代謝物、魚代謝物、原体混在物

c) 代謝物 (G) : 土壌代謝物

d) 代謝物 (K) : 動植物代謝物

e) 代謝物 (O) : 水中光分解物

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

3. 製剤を用いた試験成績

資 料 No.	試験の種類 ・期間	供試 生物	1群当り 供試数	投与 方法	投 与 量 (mg/kg)	LD ₅₀ 値又は 最大無作用量 (mg/kg)	試験機関 (報告年)	記 載 頁
T-5 (GLP)	10%フロアブル 急性毒性 14日間観察	ラット	♂♀ 5	経口	♂♀ 625、1250、 2500、5000	♂ 2293 ♀ 2333		b-181
T-6 (GLP)	10%フロアブル 急性毒性 14日間観察	マウス	♂♀ 5	経口	♂♀ 250、563、1000	♂ 288 ♀ 492		b-182
T-7 (GLP)	10%フロアブル 急性毒性 14日間観察	ラット	♂♀ 5	経皮	♂♀ 2000	♂♀ >2000		b-183
T-9 (GLP)	10%フロアブル 急性毒性 14日間観察	ラット	♂♀ 5	吸入	♂♀ 0.2.0 mg/L	LC ₅₀ ♂♀ >2.0 mg/L		b-184
T-15 (GLP)	10%フロアブル 皮膚刺激性 3日間観察	ウサギ	♂ 6	塗布	0.5 mL/匹	刺激性なし		b-186
T-12 (GLP)	10%フロアブル 眼刺激性 3日間観察	ウサギ	♂ 6	点眼	0.1 mL/匹	軽度の 刺激性あり		b-187
T-13 (GLP)	10%フロアブル 水2000倍希釀液 眼刺激性 3日間観察	ウサギ	♂ 6	点眼	0.1 mL (希釀液) /匹	刺激性なし		b-188
T-18 (GLP)	10%フロアブル 皮膚感作性 Buehler 法 2日間観察	モモット	♂10 又は5	塗布	感作：0.4 mL/匹 誘発：0.4 mL/匹 (検体そのまま)	感作性なし		b-189

1. 原体

(1) 急性毒性

1) ラットにおける急性経口毒性試験

(資料T-1)

検体の純度 :
試験動物 : SD系ラット、1群雌雄各5匹
投与時 5週齢 (体重 雄112~131g、雌88~105g)
試験期間 : 14日間観察
試験方法 : 検体を0.5%CMC水溶液に懸濁し、投与前日の夕方より絶食させた動物に強制経口投与した。
試験項目 : 中毒症状及び生死を14日間観察した。
死亡動物及び試験終了時の全生存動物について肉眼的病理検査を行った。また、体重を投与当日(0日)、投与後3、7及び14日に測定した。

試験結果 :

	雄	雌
投与量 (mg/kg)	39、59、88、132、198、 296、444、667、1000	
LD ₅₀ (mg/kg) 95%信頼限界	461 294~964	304 211~444
死亡開始時間	投与後 2時間	
死亡終了時間	投与後 2日	
症状発現時間	投与後 1時間	
症状消失時間	投与後 1日	
最大無作用量 (mg/kg)	39	
死亡例の見られなかつた 最高投与量 (mg/kg)	88	

中毒症状としては、雌雄に関係なく自発運動の減少、呼吸促迫、間代性痙攣、流涎及び腹臥位が見られた。更に、雄では仰臥位及び左下横臥が見られた。

体重変化について、雌雄とも検体投与による影響は見られなかつた。

解剖所見では、死亡例では、雌雄に関係なく、腺胃粘膜の出血及び小腸内の黒色内容物が見られた。他に、急性毒性試験の死亡例でしばしば見られる非特異的な変化として右心房拡張、肺のうっ血、肺水腫、肝臓のうっ血が見られた。生存例では、検体投与による影響は見られなかつた。

2) マウスにおける急性経口毒性試験

(資料T-2)

検体の純度 :

試験動物 : CD-1系マウス、1群雌雄各5匹

投与時5~8週齢(体重 雄187~280g、雌182~231g)

試験期間 : 14日間観察

試験方法 : 検体を0.5%CMC水溶液に懸濁し、投与前約4時間絶食させた動物に強制経口投与した。

試験項目 : 中毒症状及び生死を14日間観察した。

死亡動物及び試験終了時の全生存動物について肉眼的病理検査を行った。また、体重を投与当日(0日)、投与後7及び14日に測定した。

試験結果 :

	雄	雌
投与量 (mg/kg)	35、70、140	
LD ₅₀ (mg/kg) 95%信頼限界	45 37~56	78 41~152
死亡開始時間 死亡終了時間	投与後 1日 投与後 8日	投与後 1日 投与後 2日
症状発現時間 症状消失時間	投与後 1~2時間 投与後 2~4時間	投与後 1~2時間 投与後 2~4時間
死亡例の見られなかつた 最高投与量 (mg/kg)	—	—

中毒症状として、雌雄に関係なく活動性低下が見られた。
体重変化について、雌雄とも検体投与による影響は見られなかつた。

解剖所見では、死亡例の1例に肺の明赤色化が見られた。生存例では、雌雄とも主要な組織器官に特記すべき変化は見られなかつた。

3) ウサギにおける急性経皮毒性試験

(資料T-4)

検体の純度 :

試験動物 : ニュージーランドホワイト種ウサギ、1群雌雄各5匹
投与時10~16週齢(体重 雄2233~2754 kg、雌2127~3277g)

試験期間 : 14日間観察

試験方法 : 水で湿らせた検体を刈毛した背部皮膚に24時間閉鎖貼布した。
貼布除去後、皮膚に付着した検体を除去した。

試験項目 : 中毒症状及び生死を14日間観察した。試験終了時の全生存動物について適用部位を含む組織の肉眼的病理検査を行った。また、体重を投与当日(0日)、投与後7及び14日に測定した。

試験結果 :

	雄	雌
投与量 (mg/kg)	2000	
LD ₅₀ (mg/kg)		> 2000
死亡開始時間 死亡終了時間	(死亡例なし)	(検体投与に起因 した死亡例なし)
症状発現時間 症状消失時間		(中毒症状なし)
最大無作用量 (mg/kg)	2000	

中毒症状は、雌雄とも見られなかった。

投与後2日に雌1例が死亡したが、死亡前に、明らかな一般状態の変化は見られなかった。

体重変化について、雌雄とも検体投与による影響は見られなかった。

解剖所見について、死亡例では、腎臓及び脾臓の退色、肺の赤色斑ならびに肛門及び生殖器の外部に出血が見られた。この出血は、過度の閉鎖貼布の処置が原因と考えられ、死亡は検体投与に起因した変化とは考えられなかった。生存例では雌雄とも主要な組織器官に特記すべき変化は見られなかった。

4) ラットにおける急性吸入毒性試験

(資料T-8)

検体の純度 :

試験動物 : SD系ラット、1群雌雄各5匹
投与時7~9週齢(体重 雄221~291g、雌189~236g)

試験期間 : 14日間観察

試験方法 : あらかじめ検体をボールミルにて微粉碎した。ダスト発生機を用いて検体のダストを発生させ、4時間全身暴露した。2.7mg/Lはダスト発生可能な最高濃度であった。尚、対照群には空気のみを通気した。

設定濃度(名目濃度) ; 0、3.9、5.8、17.0、80.0mg/L
実際濃度 ; 0、0.34、0.71、1.8、2.7mg/L(HPLC分析による)
暴露空気をガラスフィルターを用いて捕集し、重量測定法及びHPLCによる分析により実際濃度を求めた。尚、以下では暴露濃度として、HPLCによる分析濃度を実際濃度として用いる。

暴露条件 ;

設定濃度 (mg/L)	3.9	5.8	17.0	80.0
実際濃度 (mg/L)	0.34	0.71	1.8	2.7
粒子径分布 ¹⁾ (%, 累積)	≤ 1.0 μm	1.1	0.14	0.24
	≤ 3.0 μm	8.8	9.4	11
	≤ 5.0 μm	25	31	30
	≤ 7.0 μm	44	51	48
	≤ 10 μm	64	72	68
空気力学的質量中位径 (μm)	8.1	7.0	7.3	5.9
呼吸可能な粒子 (≤10 μm) の割合 (%) ²⁾	64	72	68	79
チャンバー容積 (L)	100			
チャンバー内通気量 (L/分)	20.0~40.0			
暴露条件	ダスト 4時間 全身暴露			

¹⁾ : カスケードインパクターより4回測定した平均。²⁾ : 米国環境保護庁の標準評価手順書によれば10 μm以下の粒子は気道部(気管・気管支)及び肺胞部へ沈着可能と考えられる。

試験項目：中毒症状及び生死を暴露中（暴露日を0日とする）及び暴露後14日間観察した。

体重を暴露前日、暴露開始直前、暴露後7日及び14日に測定した。死亡動物及び試験終了時の全生存動物について肉眼的病理検査を行った。

試験結果：

	雄	雌
実際濃度 (mg/L)	0.34、0.71、1.8、2.7	
LC ₅₀ (mg/L) 95%信頼限界	0.83 0.48～1.4	>2.7 —
死亡開始時間 死亡終了時間	暴露中 暴露後 1日	暴露後 1日 暴露後 1日
症状発現時間 症状消失時間	暴露開始後 15分 暴露後 14日	暴露開始後 15分 暴露後 14日
死亡例の見られなかった 最高投与量 (mg/L)	—	0.71

中毒症状として、暴露中には、主に苦悶呼吸及び活動性の低下が見られ、高用量では、あえぎ呼吸が見られ、動物が死亡した。暴露終了後の2時間以内にほとんどの死亡が確認され、生存例にも、暴露中に見られた症状と類似した症状が見られた。また、鼻流出物等の分泌反応及び性器の汚れが高頻度に見られた。

暴露後1日に高用量群の死亡がさらに確認された。また、暴露後1日以降、生存例にも暴露直後に見られた症状と類似した呼吸刺激及び分泌刺激を示す症状が、数日間見られ、その後発現頻度が低下し、散発的になった。

体重変化について、ほとんどの生存例は、14日間の観察期間を通じて順調な体重増加を示した。しかし、雌の検体投与群、特に2.7mg/L群に対照群と比較して体重増加抑制が見られ、検体投与に起因する変化と考えられた。

解剖所見として、死亡例に気管の異常内容物（液状）および肺の浮腫が高頻度に見られた。死亡例及び生存例の雄の一部に肺の赤色化が見られ、これらの気管及び肺の変化は検体の投与に起因した変化と考えられた。また、死亡例の皮膚に褐色変化が見られたが、検体が皮膚に沈着したためと考えられた。生存例の対照群及び低用量群の数例に下顎リンパ節の赤色化が見られたが、高用量群には見られなかったため、その毒性学的意義については、不明であった。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

(2) 皮膚及び眼に対する刺激性

1) ウサギにおける皮膚一次刺激性試験

(資料 T-14)

検体の純度 :
試験動物 : ニュージーランドホワイト種ウサギ、雄6匹、10~16週齢
試験期間 : 3日間観察
試験方法 : 検体0.5gを1インチ四方(約6.5cm²)のガーゼパッドに塗布し、水道水で湿らせ、刈毛した動物の背部皮膚に閉鎖貼布した。塗布時間は4時間とし、皮膚に残った検体は水道水で除去した。
観察項目 : 塗布終了後1、24、48及び72時間に塗布部位の刺激性変化(紅斑、痂皮、浮腫)の有無等を観察し、Draize法に従つて採点した。
試験結果 : 観察された刺激性変化の採点を次表に示す。

項目	最高評点	投与後時間			
		1時間	24時間	48時間	72時間
検体群 (6匹平均)	紅斑及び痂皮	4	0	0	0
	浮腫	4	0	0	0

いずれの観察時間でも皮膚の刺激性変化は見られなかった。

以上の結果から、本剤のウサギの皮膚に対する刺激性はないと判断される。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

2) ウサギにおける眼粘膜一次刺激性試験

(資料T-10)

検体の純度 :

試験動物 : ニュージーランドホワイト種ウサギ、雄6匹、10~16週齢

試験期間 : 7日間観察

試験方法 : 0.1gの検体を左眼の下部眼瞼結膜のう内へ投与した。

観察項目 : 投与後1、24、48、72時間、4日及び7日に角膜、虹彩及び結膜の刺激性変化を観察し、Draize法に従って採点した。
また、紫外線及びフルオレセインを用いて角膜損傷の有無を検査した。

試験結果 : 観察された刺激性変化の採点を次表に示す。

投与群	部位	判定項目	最高評点	投与後時間				
				1時間	24時間	48時間	72時間	4日
非洗眼群 (6匹平均)	角膜	混濁の程度	4	0	0.83	0.67	0.17	0
		混濁部の面積	4	0	0.83	0.83	0.17	0
	虹彩		2	0	0.5	0.33	0	0
		発赤	3	1.33	1.67	1.67	1.33	0.83
		浮腫	4	1	1.67	0.5	0.33	0.17
	結膜	分泌物	3	1	1.33	0.17	0	0
		合計点	110	6.7	16.0	10.6	4.1	2.0

角膜混濁が投与後24、48及び72時間に見られたが、投与後4日には消失した。

虹彩の刺激性変化は投与後24及び48時間に見られたが、72時間には消失した。

軽度又は中程度の結膜の発赤、浮腫及び分泌物が投与後1時間より見られたが、分泌物は投与後72時間、発赤及び浮腫は投与後7日に消失した。

以上の結果から、本剤のウサギの眼粘膜に対する刺激性は中等度（米国 EPAの基準）であると判断される。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

3) ウサギにおける眼粘膜一次刺激性試験

(資料T-11)

検体の純度 :
試験動物 : 日本白色種ウサギ、雄6匹、11週齢（体重 2.2~2.4kg）
試験期間 : 4日間観察
試験方法 : 0.1gの検体を左眼の下部眼瞼結膜のう内へ投与し、洗眼群の動物は2分後に洗眼した。
観察項目 : 投与後1、24、48、72時間、4日に角膜、虹彩及び結膜の刺激性変化を観察し、Draize法に従って採点した。また、紫外線及びフルオレセインを用いて角膜損傷の有無を検査した。

試験結果 : 観察された刺激性変化の採点を次表に示す。

投与群	部位	判定項目	最高評点	投与後時間				
				1時間	24時間	48時間	72時間	4日
非洗眼群 (3匹平均)	角膜	混濁の程度	4	1.0	0.7	0	0	0
		混濁部の面積	4	1.3	0.7	0	0	0
	虹彩		2	1.0	0	0	0	0
		発赤	3	1.0	1.0	0.7	0.3	0
	結膜	浮腫	4	0.3	0.3	0	0	0
		分泌物	3	1.3	1.0	0	0	0
	合計点		110	17.0	8.0	1.3	0.7	0
洗眼群 (3匹平均)	角膜	混濁の程度	4	0	0	0	0	0
		混濁部の面積	4	0	0	0	0	0
	虹彩		2	0	0	0	0	0
		発赤	3	1.0	1.0	1.0	0.3	0
	結膜	浮腫	4	0.3	0	0	0	0
		分泌物	3	0	0	0.3	0	0
	合計点		110	2.7	2.0	2.7	0.7	0

角膜の混濁及び虹彩の充血が非洗眼群では見られたが、洗眼群では見られなかった。

結膜の発赤、浮腫及び分泌物が非洗眼群及び洗眼群ともに見られた。

全ての刺激性変化は非洗眼群及び洗眼群とともに投与後4日に消失した。

刺激性変化の合計点については、非洗眼群の最高点が17.0（投与1時間後）であるのに対し、洗眼群では2.7であった。

以上の結果から、本剤のウサギの眼粘膜に対する刺激性は軽度であり（Key & Calandraの分類法）、洗眼することにより刺激性は軽減されると判断される。

(3) 皮膚感作性

1) モルモットにおける皮膚感作性試験

(資料 T-16)

検体の純度 :

試験動物 : ハートレー系モルモット、1群雄10匹又は5匹
7~9週齢(体重 259~323g)

試験期間 : 誘発暴露終了後48時間

試験方法 : Buehler法

投与液濃度及びその設定根拠;

従って、次の用量が設定された。

感作時 : 200 mg (検体そのまま)

誘発時 : 200 mg (検体そのまま)

また、DNCBの投与液は、背景データにより感作時には0.1%液(溶媒:エタノール)、誘発時には0.05%液(溶媒:アセトン)とした。

感作 ; 検体群及び陽性対照物質群では刈毛した左腹側部に、検体液又はDNCB液を6時間閉鎖貼布した(第1回感作暴露)。第1回感作暴露終了後7及び14日に第2回及び第3回の感作暴露を同様に行った。

誘発 ; 第3回感作暴露終了の14日後に刈毛した右腹側部に、検体群及びその対照群では検体液を6時間閉鎖貼布した。同様に陽性対照物質群及びその対照群ではDNCB液を閉鎖貼布した。

観察項目 : 誘発暴露終了後24及び48時間に適用部位の紅斑および浮腫の有無を観察した。

誘発後の反応の評価; 検体群における誘発後の平均評点が検体に対する対照群の平均評点を上回り、しかも検体群の動物の半数以上が1以上の評点を示した場合、陽性と判定した。

試験結果 : 観察された適用部位の変化を次表(次頁)に示す。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

(原体のBuehler法による皮膚感作性の結果表)

群	供試動物数	投与量 (濃度)		誘発終了後の観察時間	感作反応動物数						平均評点	判定
					皮膚反応評点*							
		感作時	誘発時		0	0.5	1	2	3	4		
検体群	10 (9)‡	検体 200mg/匹	検体 200mg/匹	24時間	8	1	0	0	0	0	0.06	陰性
				48時間	9	0	0	0	0	0	0	
検体対照群	10	— 200mg/匹	検体 200mg/匹	24時間	10	0	0	0	0	0	0	△
				48時間	10	0	0	0	0	0	0	
陽性対照物質群	10	DNCB 0.1%	DNCB 0.05%	24時間	0	0	0	10	0	0	2.0	陽性
				48時間	0	0	0	10	0	0	2.0	
陽性対照物質対照群	5	— 0.05 %	DNCB	24時間	3	1	1	0	0	0	0.3	△
				48時間	5	0	0	0	0	0	0	

*皮膚反応評点 (Buehler 法の基準を一部修正した基準)

0 : 紅斑なし、0.5 : ごく軽度の紅斑 (からうじて認識できる)

1 : 軽度の非融合性の紅斑、2 : 軽度の融合性の紅斑

3 : 中程度～高度の紅斑、4 : 高度紅斑から僅かな痂皮の形成 (深部損傷) まで

‡ 10匹中 1匹が死亡したので、有効動物数は9匹であった (下記参照)。

試験16日目 (第3回感作暴露後) に検体群の1匹で流涎及び振戦が見られ、死亡した。その他の動物では、明らかな一般状態の変化は見られず、死亡例も見られなかつたが、用量設定試験において400mg/匹の用量で死亡例が見られたことから、この200mg/匹での死亡例も検体投与によるものと考えられた。

検体に対する皮膚反応 : 感作暴露では、いずれの試験動物にも皮膚反応は見られなかつた。誘発暴露では、誘発後24時間にごく軽度の皮膚反応が1例に見られたが、48時間にはいずれの試験動物にも皮膚反応は見られなかつた。また、対照群では、誘発後24及び48時間では、皮膚反応は見られなかつた。

陽性対照 (DNCB) に対する皮膚反応 : 第2及び第3回目の感作時ににおいて全ての動物に皮膚反応 (評点 1又は 2) が見られた。誘発暴露では、誘発後24時間及び48時間に皮膚反応が見られた。対照群では、誘発後24時間に皮膚反応が見られたが、48時間後にはいずれの動物の皮膚反応も消失した。

以上の結果から、本剤のBuehler法によるモルモットにおける皮膚感作性は陰性と判断される。

2) モルモットにおける皮膚感作性試験

(資料T-17)

検体の純度 :
試験動物 : ハートレー系モルモット、1群雌20匹又は5匹
6週齢(体重 373~424g)
試験期間 : 誘発暴露終了後48時間
試験方法 : Maximization 法
投与液濃度及びその設定根拠；検体の溶媒としてオリーブ油を用いた。

これらの結果に基づき次ぎの濃度が設定された。

感作時 : 一次(皮内投与) 2%液
二次(48時間皮膚閉鎖貼付) 10%液
誘発時 : (24時間皮膚閉鎖貼付) 0.4%液
また、陽性対照物質群として1-クロロ-2,4-ジニトロベンゼン(DNCB)を用いた。DNCB液の濃度は、背景データにより感作及び誘発時ともに0.05%(溶媒はオリーブ油)とした。
感作 ; 全動物の頸背部を刈毛し、次の3種類の液を各々2箇所に0.05mLづつ皮内投与した(一次感作)。

群(動物数)	投与液
検体群(20匹)	<ul style="list-style-type: none">・FCA・2%検体液・4%検体液+FCA
検体対照群(20匹)	<ul style="list-style-type: none">・FCA・オリーブ油・オリーブ油+FCA
陽性対照物質群(5匹)	<ul style="list-style-type: none">・FCA・0.05%DNCB液・0.1%DNCB液+FCA
陽性対照物質対照群(5匹)	<ul style="list-style-type: none">・FCA・オリーブ油・オリーブ油+FCA

FCA : フロイドの完全アジュvant

皮内投与後6日にラウリル硫酸ナトリウムにより皮内投与部位の内側部に軽度の炎症を誘起させ、翌日(皮内投与後7日)同部位に検体液又はDNCB液を48時間閉塞貼付した。検体対照群及び陽性対照物質対照群では溶媒であるオリーブ油を投与した(二次感作)。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

誘発 ; 二次感作終了の14日後に全動物の両腹側部を刈毛し、片側の腹側部に検体液又はDNCB液を、他方の腹側部にオリーブ油を24時間閉塞貼付した。

観察項目 : 誘発暴露終了後24及び48時間に適用部位の紅斑および浮腫の有無を観察した。

誘発後の反応の評価 ; 検体対照群に皮膚反応が発現しない条件下で、検体群の1例以上に評点1以上の皮膚反応が見られた場合、検体の皮膚感作性を陽性とした。

試験結果 : 観察された適用部位の変化を次表に示す。

群	供試動物数	試験物質		誘発後観察					感作陽性率(%)		
				観察部位	観察時間	[感作反応動物数]					
						皮膚反応評点 ¹⁾					
		感作	誘発			0	1	2	3	計	
検体群	20	検体	検体	検体投与部	24時間	20	0	0	0	0	0
					48時間	20	0	0	0	0	0
					24時間	20	0	0	0	0	0
					48時間	20	0	0	0	0	0
				オリーブ油投与部(対照)	24時間	20	0	0	0	0	0
					48時間	20	0	0	0	0	0
					24時間	20	0	0	0	0	0
					48時間	20	0	0	0	0	0
検体対照群	20	オリーブ油	検体	検体投与部	24時間	20	0	0	0	0	0
					48時間	20	0	0	0	0	0
					24時間	20	0	0	0	0	0
					48時間	20	0	0	0	0	0
				DNCB投与部	24時間	0	0	0	5	5	100
					48時間	0	0	0	5	5	100
					24時間	5	0	0	0	0	0
					48時間	5	0	0	0	0	0
陽性対照物質群	5	DNCB	DNCB	オリーブ油投与部(対照)	24時間	5	0	0	0	0	0
					48時間	5	0	0	0	0	0
					24時間	5	0	0	0	0	0
					48時間	5	0	0	0	0	0
				DNCB投与部	24時間	5	0	0	0	0	0
					48時間	5	0	0	0	0	0
					24時間	5	0	0	0	0	0
					48時間	5	0	0	0	0	0
陽性対照物質対照群	5	オリーブ油	DNCB	オリーブ油投与部(対照)	24時間	5	0	0	0	0	0
					48時間	5	0	0	0	0	0
					24時間	5	0	0	0	0	0
					48時間	5	0	0	0	0	0

¹⁾皮膚反応評点 (Magnusson & Kligmanの基準)

0 : 紅斑なし 1 : 弱い散在性紅斑
2 : 中等度のび慢性紅斑 3 : 強度の紅斑及び浮腫

²⁾ 感作陽性率(%) = [感作陽性動物数 ÷ 供試動物数] × 100

いずれの動物にも一般状態の変化は見られなかった。また、検体投与に起因する体重への影響は見られず、全動物とも順調な体重増加を示した。

検体に対する皮膚反応 : 誘発暴露では、検体群及びその対照群について誘発後24及び48時間のいずれの観察においても皮膚反応は見られなかった。

陽性対照(DNCB)に対する皮膚反応 : 誘発暴露では、陽性対照物質群で誘発後24及び48時間にDNCB投与部に評点3の皮膚反応が全

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

例で見られたが、オーブ油投与部（対照）には皮膚反応は見られなかった。対照群では、いずれの観察時間においても皮膚反応は見られなかった。

以上の結果から、Maximization法による本剤のモルモットにおける皮膚感作性は陰性と判断される。

(4) 急性神経毒性

ラットにおける経口投与による急性神経毒性試験

(資料T-3)

検体の純度 :
試験動物 : S D系ラット、1群雌雄各10匹
投与時 7週齢 (体重 雄156.7~211.2g、雌131.7~175.8g)
試験期間 : 14日間観察
試験方法 : 検体を0.5%CMC水溶液に懸濁し、0、45、90、180 mg/kg の投与量で約18時間絶食させた動物に単回強制経口投与した。投与日を投与後1日とした。
投与量設定根拠 ;

試験項目及び結果 :

一般状態及び死亡 ; 一般状態及び死亡を1日2回の頻度で14日間観察した。
各群の死亡状況を次表に示す。

投与量 (mg/kg)	0(対照)	45	90	180
雄				
雌				

表中の数値は死亡数/供試数、* : 投与日に死亡

一般状態観察の結果、90 mg/kg群の2匹に嗜眠状態が見られたが、投与の翌日には回復した。180 mg/kg群の5匹に投与日に嗜眠状態が見られ、そのうち2匹は投与日に死亡、生存例は投与の翌日に回復した。これらの死亡例及び他の2死亡例では機能観察総合評価法(FOB)による検査でも異常が見られた(後述)。45 mg/kg群には一般状態の変化は見られなかった。

体重変化 ; 投与前及び投与後1日、その後は1週間に1回、ならびに計画屠殺時に測定した。
いずれの投与群の雌雄とも検体投与に起因する有害な影響は見られなかった。

摂餌量 ; 投与日の1週間前から1週間に1回に測定した。
投与群の平均摂餌量は、対照群と同等であった。

神経行動検査 ; 【機能観察総合評価法(FOB)による検査】
投与前、投与後1日(投与日)、8日、15日にすべての生存動物を検査した。評価項目は次の通りである。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

1. 自律神経系機能：流涙、流涎、立毛、眼球突出、排尿及び排糞数、瞳孔機能及び眼瞼閉鎖
2. 痙攣、振戦及び異常な動作
3. 異常行動、過剰行動又は反復行動、被毛の外見、眼周囲の赤色／痂皮状付着物
4. 視覚、聴覚、触覚及び痛覚刺激に対する反応性
5. 覚醒レベル
6. 姿勢及び歩行
7. 前肢及び後肢の握力
8. 着地時の四肢の広がり
9. 空中正向反射
10. 体重

投与当日の検査の結果、180mg/kg群で歩行異常（体を引きずる）、運動障害、覚醒レベルの低下が見られ、検体投与に起因する変化と考えられた。これらの変化は90 mg/kg以下の群では見られなかった。しかし、180mg/kgは死亡が発現した投与量であることから、これらの変化は特異的な神經毒性を反映したものではなく、検体投与による毒性変化であると考えられた。

投与後8日及び15日の検査時にはいずれの投与群の雌雄とも異常は見られなかった。

【自発運動量の検査】

投与前、投与後1日、8日、15日にすべての生存動物を対象として自動 Photobeam Activity Systemを用いて自発運動量を測定した。1回5分で計12回、合計60分間連続的に測定した。

投与当日、180mg/kg群の雄において自発運動量が対照群に比べて低値であったが、有意差は見られず、同群の雄では投与前検査においても対照群に比べて僅かに低値であり、同群の雌では投与当日に同様の変化が見られなかった。これらのことから、180 mg/kg群雄の自発運動量の変化は検体投与に起因する変化とは考えられなかった。

45及び90 mg/kg群の雌雄ではいずれの検査時においても対照群の値と同等であった。

肉眼的病理検査；途中死亡動物及び投与後15日の計画屠殺時の全生存動物について剖検を実施した。

種々の病変が見られたが、いずれの変化も検体投与に起因する変化とは考えられなかった。

神経組織学的検査；計画屠殺動物のうち1群雌雄各5匹を対象として麻酔下で4 %中性緩衝ホルマリンで灌流固定した。更に、浸漬固定を行った後、脳、脊髄、坐骨神経、脛骨神経、腓腹神経、視神経を切り出した。脳及び脊髄はパラフィン包埋後、HE染色、ルツーファーストブルー染色及びSevier-Munger 染色により鏡検標本が作製された。末梢神経はプラスチック包埋後、トルゾブルー染色により鏡検標本が作製された。これらの鏡検標本について光学顕微鏡を用いて神経組織学的検査を実施した。

脳、脊髄及び末梢神経において、全ての領域の組織学的变化が正常範囲内であり検体投与に起因する変化は見られなかった。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

以上をまとめると、本剤のラットを用いた単回経口投与による神經毒性試験において、180mg/kg群の雌雄で死亡が見られた。また、一般状態の変化として嗜眠状態が、90mg/kg以上の群で見られた。機能観察総合評価法による検査では180mg/kg群で歩行、運動、覚醒に変化が見られたが、同群は死亡が見られる投与量であることから、これらの変化は神經毒性を反映するものではなく、毒性を反映した変化であると考えられた。また、いずれの投与群においても、本剤の投与に起因する神經組織学的変化は見られなかった。従って、本試験において最大無作用量は雌雄とも45mg/kgであり、本剤は急性神經毒性を示さないと判断される*。

* : 本剤の急性神經毒性の有無について申請者見解

原報では、致死量（180mg/kg）で見られたF O B 検査項目の変化は神經毒性ではなく一般毒性学的変化であると結論している。しかし、他の知見（資料T-1、38、39）も併せて考察し、本試験で見られたF O B 項目の変化は本剤の急性神經毒性を示唆する変化であると申請者は考える。尚、非致死量において本剤が急性神經毒性を示さない点に関しては、申請者も同意見である。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

(5) 90日間反復経口投与毒性

1) ラットにおける亜急性経口毒性試験

(資料T-19)

検体の純度：

試験動物：SD系ラット、1群雌雄各20匹

投与開始時 5週齢（体重 雄122～175g、雌108～146g）

試験期間：投与開始後13週間

試験方法：検体を0、150、300、600、900及び1200ppmの濃度で飼料中に混入し、13週間にわたって隨時摂取させた。検体を混入した飼料は2週間に1回調製した。

投与量設定根拠；

試験項目及び結果：

一般状態及び死亡率；一般状態及び生死を毎日観察した。

運動失調、鼻周囲の暗褐色物、食欲不振及び活動性低下が1200ppm群の雄に見られ、検体投与に起因する変化と考えられた。投与後1.5カ月の採血時に雌が対照群で1匹、600ppm群で1匹死亡したが、偶発的であり検体投与に起因する死亡とは考えられなかった。他に死亡はなかった。

体重変化； 投与期間を通じて1週間に1回全生存動物の体重を測定した。

各群の13週間の投与期間の総体重増加量を次表に示す。

投与量 (ppm)		0	150	300	600	900	1200
雄	増加量(g) 変動率(%)						
雌	増加量(g) 変動率(%)						

* : P<0.05 (Dunnettのt検定)

体重及び体重増加量について、雄の600ppm以上の群及び雌の900ppm以上の群では対照群に比べて低かった。雄の150 及び300ppm群、雌の600 ppm 群では、有意差は見られなかったが、対照群に比べて低値であった。

摂餌量 ; 全動物の摂餌量を毎週測定した。

900 及び1200ppm 群の雌雄、及び600ppm群の雄で、対照群に比べて有意な低値が見られた。また、150 及び600ppm群の雄で有意差は認められなかったが、わずかな低値が認められた。

これらの変化は検体投与に起因する変化と考えられる。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

検体摂取量；摂餌量及び投与濃度から算出した投与期間中の1日あたりの平均検体摂取量を次表に示す。

投与量 (ppm)		150	300	600	900	1200
検体摂取量 (mg/kg/日)	雄	10.9	22.0	44.9	69.5	92.2
	雌	12.5	26.1	51.8	75.4	102.8

血液学的検査；投与後13週時に各群10匹ずつを対象として、一晩絶食させた動物の心臓より血液を採取し、以下の項目を測定した。

赤血球数、ヘモグロビン濃度、ヘマトクリット値、血小板数、白血球数、白血球百分比

統計学的有意差の見られた項目を次表に示す。

性別	雄					雌				
	150	300	600	900	1200	150	300	600	900	1200
赤血球数										
ヘモグロビン濃度										
ヘマトクリット 値										
血小板数										

↑↓ : P<0.05 (Dunnettのt検定)

表中の数値は対照群に対する変動率 (%)

1200ppm 群の雌雄で赤血球数、ヘモグロビン濃度及びヘマトクリット値の有意な低値が見られた。これらの変化は900ppm群の雌でも同様に見られ、さらにヘモグロビン濃度の低値は、600ppm群の雌でも見られた。900 及び1200ppm 群の雄で血小板数の高値が見られた。これらの変化は全て検体投与に起因する変化と考えられる。

血液生化学検査；投与後1.5カ月（43～44日）及び投与後13週時に各群雌雄10匹ずつを対象として、一晩絶食させた動物から投与後1.5カ月（眼窩静脈叢より採血）、投与後13週時（心臓採血）に血液を採取し、その血清を用い以下の項目の測定を行った。

GOT、GPT、アルカリファスファターゼ (ALP)、γ-GT、尿素窒素、血糖、総蛋白、アルブミン、クレアチニン、総ビリルビン、リン、ナトリウム、カリウム、塩素

統計学的有意差の見られた項目を次表（次頁）に示す。

(血液生化学検査の結果表)

性別		雄					雌				
投与量 (ppm)		150	300	600	900	1200	150	300	600	900	1200
GPT	1.5カ月										
ALP	1.5カ月										
	3 カ月										
γ -GT	1.5カ月										
尿素 窒素	1.5カ月										
	3 カ月										
総蛋白	3 カ月										
アルブミン	1.5カ月										
	3 カ月										
リン	1.5カ月										
	3 カ月										
塩素	3 カ月										

↑↓ : P<0.05 (Dunnett t 検定)

表中の数値は対照群に対する変動率 (%)

1200ppm 群の G P T (雄) 、 A L P (雌雄) 、 γ -G T (雌雄) 及び 尿素窒素 (雌雄) について、対照群に比べて有意な高値が見られた。また、 A L P の有意な高値が 900ppm 群 (雌雄) でも見られた。これらの変化は、検体投与に起因するものと考えられた。

一方、以下の変化は検体投与に起因しないものと考えられた。

リン濃度の変化については、用量相関性が見られなかつたことから、個体変動に起因するものと考えられた。また、1200ppm 群の雄で塩素濃度の高値 (100.7 MEQ/L) が見られたが、正常値 (文献値 : 98.8 ± 5.4 MEQ/L) の範囲内にあるため生物学的意義はないと考えられた。アルブミンの低値が 1200ppm 群の雄で見られたが、この群で見られた体重増加抑制及び摂餌量の減少を反映した変化であると考えられた。1200ppm 群 (雌) 及び 900ppm 群 (雌雄) で総蛋白のわずかな高値が見られた。

尿検査 ; 血液学的検査と同時期に採取した尿について以下の項目を測定した。
外観、色調、比重、pH、蛋白、糖、ケトン体、潜血、真菌、沈渣 (鏡検)

1200ppm 群の雄で対照群に比べて有意な pH の低値が見られ、検体投与に起因する変化と考えられた。その他に検体投与に起因する変化は見られなかった。

眼科学的検査 ; 投与開始前及び投与後 13 週時に全生存動物を検査した。
投与後 13 週時の検査で、種々の異常が見られたが、いずれも実験用ラットで見られる自然発生性の異常であり、検体投与に起因する変化ではないと考えられた。

臓器重量 ; 投与終了時に全動物を対象として以下の臓器重量を測定し、対体重比

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

も算出した。

肝臓、腎臓、心臓、脾臓、脳、副腎、甲状腺、精巣、子宮及び卵巣

統計学的有意差の見られた項目を次表に示す。

性別	雄					雌				
	投与量(ppm)	150	300	600	900	1200	150	300	600	900
体重										
肝臓 重量										
対体重比										
腎臓 重量										
心臓 対体重比										
脾臓 重量										
対体重比										
脳 対体重比										
副腎 対体重比										
甲状腺 対体重比										
精巣 対体重比										
卵巣と子宮の合計 対体重比										

↑↓: P<0.05 (Dunnett 検定)

表中の数値は対照群に対する変動率 (%)

肝臓重量の有意な高値が600ppm群（雌）、900ppm群（雌雄）及び1200ppm群（雌）で見られ、対体重比の有意な高値が300ppm群（雄）、600ppm群（雌雄）、900ppm群（雌雄）及び1200ppm群（雌雄）で見られた。脾臓重量及びその対体重比の有意な高値が900ppm群（雌雄）及び1200ppm群（雌雄）で見られた。これらの変化は検体投与による影響と考えられた。

次の変化は検体投与に起因しない変化と考えられた。

脳重量の対体重比の有意な高値が900ppm群（雌）及び1200ppm群（雌雄）で見られたが、低体重による変化であると考えられた。心臓重量の対体重比の有意な高値が600ppm群（雌）、900ppm群（雄）及び1200ppm群（雌雄）で見られたが、心臓に病理組織学的变化が見られなかったことから、対体重比の有意な高値は低体重による変化であると考えられた。腎臓重量の低値が900ppm群（雌雄）及び1200ppm群（雌雄）で見られたが、対体重比の低値が見られなかったこと、及び腎臓に病理組織学的变化が見られなかったことから、重量の低値は低体重による変化であると考えられた。副腎、甲状腺及び精巣の対体重比の高値が1200ppm群の雄で、卵巣・子宮合計の対体重比の高値が600ppm群、900ppm群及び1200ppm群で見られたが、これらの臓器には病理組織学的变化が見られなかったことから、対体重比の高値は低体重による変化であると考えられた。

肉眼的病理検査；途中死亡及び試験終了時の全生存動物について剖検を行った。

検体投与に起因すると考えられる変化は見られなかった。

病理組織学的検査；上記の肉眼的病理検査を実施した動物を対象として、以下の組織について病理標本を作製し、鏡検した。

副腎、大動脈（胸部）、膀胱、骨及び骨髓（胸骨及び大腿骨）、脳、盲腸、結腸、十二指腸、精巣上体、食道、眼及び視神経、心臓、回腸、空腸、腎臓、肝臓、肺（主気管支を含む）、リンパ節（下頸、腸間膜）、乳腺、骨格筋（大腿）、坐骨神経、卵巣、脾臓、上皮小体、下垂体、前立腺、直腸、唾液腺、精嚢、皮膚、脊髄、脾臓、胃、精巣、胸腺、甲状腺、気管、子宮、腫瘍、肉眼的病変部

主要な病理組織学的变化の発生頻度を次表に示す。

性別		雄						雌					
投与量 (ppm)		0	150	300	600	900	1200	0	150	300	600	900	1200
肝臓	(検査動物数)												
	肝細胞の肥大												
脳	(検査動物数)												
	白質の海綿状変化												
(頸部) 脊髄	(検査動物数)												
	ミエリンの海綿状変化												
坐骨 神経	(検査動物数)												
	ミエリンの海綿状変化												
視神経	(検査動物数)												
	ミエリンの海綿状変化												
精巣	(検査動物数)												
	精細管の萎縮												

肝細胞の肥大が600ppm以上の群でごく少数例に見られ、検体投与に起因する変化と考えられた。脳白質及び脊髄ミエリン鞘に海綿状変化が600ppm以上の群の雄で見られた。同様に変化は雌には全く見られなかった。海綿状変化が見られた1200ppm群の雄には、同様の変化が坐骨神経にも見られた例（1例）、及び視神経にも見られた例（1例）があった。これらの神経病変は、検体投与に起因する変化と考えられた。精細管の萎縮が雄の600ppm以上の群の少数例に見られ、検体投与に起因する変化と考えられたが、この変化はこれらの群で見られた体重増加量及び摂餌量の減少と関連している可能性があった。他に、種々の病変が見られたがいずれも検体投与に起因しない変化と考えられた。なお、神経病変については脚注を参照のこと。

以上、本剤のラットに対する混餌法による3カ月間亜急性毒性試験における影響として、雄の体重増加量について150及び300ppm群で低値傾向が見られ、600ppm以上の群で統計学的に有意な低値が見られた。さらに、雄の300ppm以上の群で統計学的に有意な肝臓重量の高値が見られたことをあわせて考慮すると、無毒性量（NOAEL）は150ppmであると考えられた。一方、雌では600ppm以上の群で肝臓重量の高値が見られたので最大無作用量は300ppmと考えられるが、雌雄をあわせ本試験の無毒性量（NOAEL）は150ppm（雄10.9mg/kg/日、雌12.5mg/kg/日）であると判断された。

申請者注：海綿状変化とは原文 Spongiform (encephalo)-myelopathy の和訳である。
本剤の反復経口投与により発現する神経病変に関して総括的な申請者考察を141頁に記載する。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

2) マウスにおける亜急性経口毒性試験

(資料T-20)

検体の純度：

試験動物：CD-1系マウス、1群雌雄各20匹

投与開始時6週齢（体重 雄23.6～32.6 g、雌22.0～26.9 g）

試験期間：投与開始後13週間

試験方法：検体を0、40、80、160及び320ppmの濃度で飼料中に混入し、13週間にわたって隨時摂取させた。検体を混入した飼料は毎週調製した。

投与量設定根拠；

試験項目及び結果：

一般状態及び死亡率；一般状態及び生死を毎日観察した。

320ppm群で雄1匹及び雌1匹の死亡が見られ、検体投与に起因する死亡と考えられた。また、対照群で雌1匹の死亡が見られた。

一般状態の変化として、320ppm群で雄1匹で振戦、頻尿及び食欲不振が見られた。

体重変化；投与期間を通じて週1回全生存動物の体重を測定した。

各群の13週間の投与期間の総体重増加量を次表に示す。

投与量 (ppm)		0	40	80	160	
雄	増加量 (g)					
	変動率 (%)					
雌	増加量 (g)					
	変動率 (%)					

* : P<0.05 (Dunnettのt検定)

雌雄の320ppm群で有意な低体重及び体重増加抑制が見られ、また雌の160ppm群で体重増加抑制が見られた。これらの変化は検体投与に起因する変化と考えられた。

雄の40ppm群及び80ppm群の体重増加量について、対照群に比べて減少が見られたが、160ppm群の雄で同様の減少が見られなかったことから、検体投与に起因しない変化と考えられた。

雌の40ppm群及び80ppm群の体重増加量は対照群の値と同程度と考えられた。

摂餌量；全動物の摂餌量を毎週測定した。

全投与群の摂餌量は、対照群と同程度であった。

検体摂取量；摂餌量及び投与濃度から算出した投与期間中の1日あたりの平均検体摂取量を次表（次頁）に示す。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

(検体摂取量)

投与量 (ppm)		40	80	160	320
検体摂取量 (mg/kg/日)	雄	7.1	14.8	27.6	62.6
	雌	9.2	19.3	40.0	78.0

血液学的検査；投与後13週時に各群雌雄10匹ずつを対象として、心臓より血液を採取し、以下の項目を測定した。

赤血球数、ヘモグロビン濃度、ヘマトクリット値、血小板数、

白血球数、白血球百分比

統計学的有意差の見られた項目を次表に示す。

性別		雄				雌			
投与量 (ppm)		40	80	160	320	40	80	160	320
赤血球数									
ヘマトクリット値									
白血球数									
白 血 球	リンパ球(%)								
百分比	好中球(%)								

↑↓: P<0.05 (Dunnettのt検定)

表中の数値は対照群に対する変動率 (%)

320 ppm 群の雄で赤血球数及びヘマトクリット値の高値が見られた。また、320 ppm 群の雌で白血球数の高値、80 ppm以上の群の雄でリンパ球の高値及び好中球数の低値が見られた。これらの変化は検体投与に起因する変化と考えられた。

血液生化学検査；投与後13週時に、血液学的検査用の血液を採取した動物とは別の各群雌雄10匹を対象として、心臓より血液を採取し、その血清を用いて以下の項目を測定した。

GOT、GPT、アルカリリフォスファターゼ (ALP)、

γ-GT、尿素窒素、血糖、総蛋白、アルブミン、クレアチニン、

総ビリルビン、リン、ナトリウム、カリウム、塩素

統計学的有意差の見られた項目を次表に示す。

性 別		雄				雌			
投与量 (ppm)		40	80	160	320	40	80	160	320
総蛋白									
アルブミン									
ナトリウム									
カリウム									

↑↓: P<0.05 (Dunnettのt検定)

表中の数値は対照群に対する変動率 (%)

アルブミンの低値が320ppm群の雄及び160ppm群の雌で見られ、また総蛋白の高値が320ppm群の雌で見られた。ナトリウムの高値が320ppm群で雄で、カリウムの高値が同群の雌で見られた。これらの変化は全て検体投与に起因する変化と考えられた。

臓器重量；投与終了時に全生存動物を対象として以下の臓器重量を測定し、対体

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

重比も算出した。

肝臓、腎臓、心臓、脾臓、脳、副腎、精巣、子宮及び卵巣
統計学的有意差の見られた項目を次表に示す。

性別	雄				雌			
	投与量 (ppm)	40	80	160	320	40	80	160
体重								
肝臓 対体重比								
脾臓 重量 対体重比								

↑↓: P<0.05 (Dunnettのt検定)

表中の数値は対照群に対する変動率 (%)

肝臓の対体重比の高値が320ppm群の雌雄及び160ppmの雄で見られた。
脾臓重量の高値が160ppm群の雄で見られ、対体重比の高値が320ppm
群及び160ppmの雄で見られた。これらの変化は検体投与による影響で
あると考えられた。

肉眼的病理検査；途中死亡及び試験終了時の全生存動物について剖検を行った。
いずれの動物にも検体投与に起因したと考えられる変化は見られな
かった。

病理組織学的検査；上記の肉眼的病理検査を実施した動物を対象として以下の組
織について病理標本を作製し、鏡検した。

副腎、大動脈（胸部）、膀胱、骨及び骨髓（胸骨及び大腿骨）、
脳、盲腸、結腸、十二指腸、精巣上体、食道、眼及び視神経、
心臓、回腸、空腸、腎臓、肝臓及び胆嚢、肺（主気管支を含む）、
リンパ節（下頸、腸間膜）、乳腺、骨格筋（大腿）、坐骨神経、
卵巣、睪丸、上皮小体、下垂体、前立腺、直腸、唾液腺、精嚢、
皮膚、脊髓、脾臓、胃、精巣、胸腺、甲状腺、気管、子宮、睪丸、
肉眼的病変部

主要な病理組織学的変化の発生頻度を次表に示す。

性別		雄					雌				
		投与量 (ppm)	0	40	80	160	320	0	40	80	160
肝臓	(検査動物数)										
	肝細胞の肥大										
脳	(検査動物数)										
	白質の海綿状変化										
脊髄 (頸部)	(検査動物数)										
	ミエリンの海綿状変化										

(統計処理は非実施)

肝細胞の肥大が160ppm以上の群の雌雄、及び80ppm群の雄に見られ、
検体投与に起因する変化と考えられた。

40ppm群の雄にも1例のみで同病変が見られたが、変化の程度は軽度
であり、この群では肝臓の重量変化が見られなかったことから、この
1例の発生は検体投与に起因する変化であるとは考えられなかった。
脳及び脊髄の髓鞘の海綿状変化が、320ppm群の雌雄で高頻度に見られ
た。また、160ppm群の雄でも脊髄に同病変が1例見られた。これらの

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

病変は、検体投与に起因する変化と考えられた。なお、これらの神経病変は軽度又は中程度であり、運動失調又は活動性低下との相関性も見られなかった。

他に、種々の病変が見られたがいずれも検体投与に起因しない変化であると考えられた。なお、神経病変については脚注を参照のこと。

以上の結果から、本剤のマウスに対する混餌法による3カ月亜急性毒性試験における影響として、肝細胞の肥大が80ppm以上の群で見られたので、最大無作用量は40ppm（雄7.1 mg/kg/日、雌9.2 mg/kg/日）であると判断された。

申請者注：海綿状変化とは原文 Spongiform (encephalo)-myopathy の和訳である。本剤の反復経口投与により発現する神経病変に関して総括的な申請者考察を141頁に記載する。

検体の純度：

試験動物：純血種ビーグル犬、1群雌雄各4匹

投与開始時6カ月齢（体重 雄9.1～11.4kg、雌8.2～10.2kg）

試験期間：投与開始後13週間

試験方法：検体を0、60（低投与量）及び120（中投与量）の濃度で飼料に混入し、13週間にわたって摂取させた。高投与量は次表の通り、動物に著しい毒性変化が見られたため、投与量を段階的に減少させた。

投与濃度 (ppm)	投与開始 後日数	毒性所見及び投与量変更の理由
300	1～14日	嘔吐、削瘦、体重減少、摂餌量の著しい減少
240	15～25日	削瘦、体重減少、摂餌量の減少
200	26～93日	症状発現なし

検体を混入した飼料は毎週調製した。

投与量設定根拠；

試験項目及び結果：

一般状態及び死亡率；一般状態及び生死を毎日観察した。また、全動物の直腸温を投与開始より3日間測定した。

投与期間中に、死亡はいずれの投与群にも見られなかった。

検体投与に起因する変化として削瘦及び嘔吐が高投与(300/240/200ppm)群で見られた。削瘦は雄では投与開始後2週から5週にかけて、雌では4週から8週にかけて見られた。また、嘔吐は投与開始後1週に雌で見られた。60ppm及び120ppm群では投与に起因する症状は見られなかった。直腸温について検体投与による影響は見られなかつた。

体重変化；投与期間を通じて、全動物の体重を週1回測定した。

各群の1週毎の平均体重増加量を次表(次頁)に示す。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

(週毎の群平均体重増加量、kg)

性別	雄				雌			
	0 (ppm)	60	120	300/ 240/ 200	0	60	120	300/ 240/ 200
0週								
1週								
2週								
3週#								
4週##								
5週								
6週								
7週								
8週								
9週								
10週								
11週								
12週								
13週								
0~14週								

* : P<0.05 (Dunnett 検定)

: 高投与量を300ppmから240ppmへ変更

: 高投与量を240ppmから200ppmへ変更

高投与群では投与開始後2週間で体重が著しく減少した。投与開始後3週に高投与量を300ppmから240ppmへ減量したが、引き続き体重減少が見られる個体があった。投与開始後4週に投与量を再び240ppmから200ppmに減量した結果、その後の体重推移は対照群と同程度であった。60ppm及び120ppm群の体重推移は対照群と同程度であった。

摂餌量及び食餌効率；投与期間を通じて全動物の摂餌量を毎日測定、食餌効率も算出した。

各群の1週毎の平均摂餌量(g/kg/日)を次表(次頁)に示す。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

(週毎の群平均摂餌量、g/kg体重/日)

性別	雄				雌			
	0 投与量 (ppm)	60	120	300/ 240/ 200	0	60	120	300/ 240/ 200
0週								
1週								
2週								
3週#								
4週##1)								
4週##2)								
5週								
6週								
7週								
8週								
9週								
10週								
11週								
12週								
13週								

* : P<0.05、** : P<0.01 (Dunnett 検定)

: 高投与量を300ppmから240ppmへ変更

##1) : 4週の1～4日目の平均 (高投与量: 240ppm)

##2) : 4週の5～7日目の平均 (高投与量: 200ppm)

高投与群では、投与開始の2週間に著しい摂餌量の減少が見られ、投与量を300ppmから240ppmへ減量したが引き続き摂餌量の減少が見られた。投与開始後26日に再び投与量を240ppmから200ppmへ減量した後もわずかな摂餌量の減少が見られたため、高投与群も含め全群の給餌時間を6時間から22時間に延長した。投与開始後6週以降の高投与群の摂餌量は、対照群と同程度であった。60ppm及び120ppm群の摂餌量の推移は対照群と同程度であった。

食餌効率の著しい低下が300ppm投与時の高投与群の雌雄、及び240ppm投与時の高投与群の雌で見られた。60ppm及び120ppm群、並びに200ppmの高投与群の食餌効率は対照群と同程度であった。

検体摂取量；摂餌量及び投与濃度から算定した投与期間中の1日あたりの平均検体摂取量を次表に示す。

投与量 (ppm)	低投与量			中投与量			高投与量		
	60	120	300	240	200				
検体摂取量 (mg/kg/日)	雄	2.1	3.9	4.4	6.0	7.3			
	雌	2.2	4.5	6.0	5.8	7.1			

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

血液学的検査；投与開始前、投与開始後1.5カ月及び13週間の投与終了時に全動物を対象として、一晩絶食させた動物の頸静脈より血液を採取し、以下の項目を測定した。

赤血球数、ヘモグロビン濃度、ヘマトクリット値、血小板数、

白血球数、白血球百分比及び赤血球の形態（鏡検）

いずれの検査時期、いずれの投与群においても検体投与に起因する影響は見られなかった。

血液生化学検査；血液学的検査で使用した血液から得られた血清を用い、以下の項目の測定を行った。

GOT、GPT、アルカリリフォスファターゼ（ALP）、乳酸脱水素酵素、 γ -GT、尿素窒素、血糖、総蛋白、アルブミン、グロブリン（計算値）、クレアチニン、クレアチニンキナーゼ、コレステロール、総ビリルビン、直接ビリルビン、リン、カルシウム、ナトリウム、カリウム、塩素

投与終了時に高投与群の雄でカリウム濃度の高値（5.3 mEq/dl）が見られたが、背景データ（平均4.8、範囲3.7～6.9 mEq/dl）の範囲内の変化であり、検体の影響とは考えられなかった。

その他、検体投与に起因する影響はいかなる投与群にも見られなかった。

尿検査； 血液学的検査と同時期に採取した尿について以下の項目を検査した。

外観、量（16時間蓄尿）、比重、pH、蛋白、グルコース、ケトン体、ビリルビン、潜血、ウロビリノーゲン、浸透圧、沈渣（鏡検）

いずれの検査時期、いずれの投与群においても検体投与に起因する影響は見られなかった。

眼科学的検査；投与開始前及び投与終了時に全動物を対象として検査した。

いずれの検査時期、いずれの投与群においても検体投与に起因する影響は見られなかった。

臓器重量；投与終了時の全動物を対象として以下の臓器重量を測定し、対体重比及び対脳重量比も算出した。

肝臓、腎臓、心臓、脾臓、脳、副腎、甲状腺と上皮小体

腎臓重量の高値が120ppm群及び高投与群で見られたが、対体重比及び対脳重量比に同様の変化が見られず、腎臓に病理組織学的变化も見られなかった。従って、この変化に毒性学的意義はないと考えられた。他の臓器の重量については、いずれの投与群も対照群と同程度であった。

肉眼的病理検査；投与終了時に全動物について剖検を行った。

種々の病変が対照群を含め各群に見られたが、いずれも検体投与に起因した変化とは考えられなかった。

病理組織学的検査；上記の肉眼病理検査を実施した動物を対象として以下の組織について病理標本を作製し、鏡検した。

副腎、大動脈（胸部）、脳、盲腸、結腸、十二指腸、精巣上体、食道、眼、大腿骨、胆嚢、心臓、回腸、空腸、腎臓、肝臓、肺、リンパ節（下頸、腸間膜）、乳腺、卵巣、卵管、脾臓、上皮小体、末梢神経、下垂体、前立腺、直腸、唾液腺、筋肉（大腿）、皮膚、脊髄（頸部、胸部、腰部）、脾臓、胸骨と骨髓、胃、精巣、

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

胸腺、甲状腺、気管、膀胱、子宮、腫、肉眼的病変部
主要な病理組織学的变化の発生頻度を次表に示す。

性別	雄				雌			
	0	60	120	300/ 240/ 200	0	60	120	300/ 240/ 200
上皮小体 (検査動物数) 嚢胞								

片側性の上皮小体の嚢胞が、雌で対照群1例に対し高投与群で3例見られた。しかし、この所見はビーグル犬では一般的に見られる変化であることから、検体投与に起因する変化であるとは考えられなかった。その他、種々の病変が見られたが、いずれも検体投与による変化ではないと考えられた。

以上の結果から、本剤のイヌに対する混餌法による3カ月間亜急性毒性試験における影響として、240ppm及び300ppmを投与した高投与群で嘔吐、削瘦、体重及び摂餌量の減少が見られた。従って、本試験において最大無作用量は雌雄とも120 ppm (雄3.9 mg/kg/日、雌4.5 mg/kg/日) であると判断された。

(6) 21日間反復経皮投与毒性

1) ウサギにおける亜急性経皮毒性試験

(資料T-22)

検体の純度：

試験動物：ニュージーランドホワイト種ウサギ、1群雌雄各6匹

投与開始時3.5カ月齢（体重；雄2.0～2.5kg、雌2.0～2.5kg）

試験期間：投与開始後28日間

試験方法：投与約24時間前及び投与開始後は毎週に動物の背部及び側臍部を刈毛した（体表面積の約10～15%に相当）。検体をガーゼに塗布し生理食塩水で湿らせた後、毎日6時間、4週間（週6回、延べ24回）にわたり刈毛部に反復して塗布した。用量は、0、100、400及び1000mg/kgに設定した。

投与量設定根拠；

試験項目及び結果：

一般状態及び死亡率；一般状態及び生死を毎日観察した。

検体投与に起因した症状及び皮膚の変化は見られなかった。投与後9日に1000mg/kg群の雌1例の死亡が見られた。死因は偶発的な外傷であると考えられ、検体投与に起因した死亡ではないと考えられた。

体重変化；投与期間を通じて毎週1回測定した。

1000mg/kg群の雌について、投与後3週間にわたって体重増加が見られず、投与後3週の体重増加量は対照群に比べて有意な低値を示した。しかし、投与後4週の体重増加量は対照群と同等であることから、投与後3週間の低体重はotoxicological意義のない変化であると考えられた。他の投与群の体重は、対照群の値と同程度であった。

摂餌量；投与期間を通じて毎週1回測定した。

全投与群の摂餌量は対照群の値と同等であった。

血液学的検査；投与開始前及び投与後4週に全動物を対象として、一晩絶食させた動物の耳介動脈から血液を採取し、以下の項目の測定を行った。

赤血球数、ヘモグロビン濃度、ヘマトクリット値、血小板数、白血球数、白血球百分比、赤血球の形態

投与終了後の検査において、1000mg/kg群の雌で対照群に比べて赤血球数の有意な低値 ($5.91 \times 10^6/\mu\text{L}$) が見られた。しかし、この低値は背景データ（平均5.21、範囲 $5.21 \sim 6.64 \times 10^6/\mu\text{L}$ ）の範囲内にあることから、toxicological意義がないものと考えられた。

他に対照群に比べ全投与群で統計学的に有意な変化は見られなかつた。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

血液生化学的検査；血液学的検査で使用した血液から得られた血清を用い、以下の項目の測定を行った。

GOT、GPT、アルカリファスファターゼ、乳酸脱水素酵素、クレアチニナーゼ、 γ -GT、尿素窒素、血糖、コレステロール、総蛋白、アルブミン、クレアチニン、総ビリルビン、直接ビリルビン、ナトリウム、カリウム、塩素、カルシウム、無機リン

投与終了時の検査において、統計学的有意差の見られた項目を次表に示す。

性別	雄			雌		
投与量 (mg/kg)	100	400	1000	100	400	1000
GPT						
血糖						
コレステロール						

↑↓ : $P \leq 0.05$, ↑↑, ↓↓ : $P \leq 0.01$ (Dunnett 検定)

表中の数値は対照群に対する変動率 (%)

400 及び1000mg/kg 群の雌雄で、対照群に比べて有意なコレステロールの高値が見られた。また、1000mg/kg 群の雌で、対照群に比べて有意なGPTの高値が見られた。これらは、検体投与に起因する変化と考えられた。

他に、400mg/kg群の雄の血糖について、有意な低値が見られたが用量相関性がないため、検体投与に起因する変化とは考えられなかった。

尿検査；血液学的検査と同時期に採取した尿について以下の項目を検査した。

外観、pH、蛋白、糖、ケトン体、ビリルビン、潜血、ウロビリノーケン、沈渣（鏡検）

投与群のいずれの検査値も対照群と同等であり、検体投与に起因する変化は見られなかった。

眼科学的検査；投与開始前及び投与後 4 週に全動物を対象として検査した。

いずれの投与群においても検体投与に起因した変化は見られなかつた。

臓器重量；投与終了時に全動物を対象として以下の臓器重量を測定し、対体重比も算出した。

副腎、腎臓、肝臓、精巣

統計学的有意差の見られた項目を次表に示す。

性別	雄			雌		
投与量 (mg/kg)	100	400	1000	100	400	1000
体重						
肝臓	重量 対体重比					

↑↓ : $P \leq 0.05$, ↑↑, ↓↓ : $P \leq 0.01$ (Dunnett 検定)

表中の数値は対照群に対する変動率 (%)

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

400 及び1000mg/kg 群の雌雄で、対照群に比べて有意な肝臓重量の高値が認められ、検体投与に起因する変化と考えられた。
それ以外、検体投与に起因した変化は見られなかった。

肉眼的病理検査；途中死亡、投与終了時の全生存動物について剖検を行った。
肝臓の退色が400mg/kg群の雌で6例中1例、1000mg/kg 群の雌で6例中3例に見られ、検体投与に起因した変化と考えられた。
その他の変化はいずれも散発的又は対照群でも見られた変化であり、
検体投与に起因した変化とは考えられなかった。

病理組織学的検査；肉眼病理検査を実施した動物を対象として、以下の組織について病理標本を作製し、鏡検した。

腎臓、肝臓、肺、皮膚（投与及び非投与部位）、肉眼的病変部
肝臓病変の発生状況を次表に示す。

性別		雄				雌			
投与量 (mg/kg)		0	100	400	1000	0	100	400	1000
肝臓	(検査動物数)								
	細胞質の空胞化								

肝細胞の細胞質の空胞化が400 及び1000mg/kg 群の雌雄で見られ、検体投与に起因する変化と考えられた。
他に種々の病変が見られたが、いずれの病変も投与群と対照群の発生頻度が同等か、又は散発的に発生した変化であり、検体投与に起因した変化とは考えられなかった。

以上の結果より、本剤のウサギの28日間亜急性経皮毒性試験において、400 mg/kg以上の群の雌雄で血清コレステロール及び肝臓重量の高値が見られ、肝細胞の細胞質の空胞化が見られたので、最大無作用量は雌雄とも 100mg/kg/日であると判断された。

(7) 反復経口投与神経毒性

1) ラットにおける混餌法による1年間神経毒性試験

(資料T-26)

検体の純度：

試験動物：SD系ラット

投与開始時8週齢（体重 雄 195～275 g、雌 128～184 g）

試験期間及び群構成：

	1群当たり動物数		投与開始及び終了日
	雄	雌	
合計	25	25	
投与後13週時 中間屠殺対象動物	5	5	
投与後52週時 最終屠殺対象動物	10 (5)* ¹	10 (5)* ¹	
16週間回復後 屠殺対象動物	10 (5)* ²	10 (5)* ²	

*¹：低及び中用量については雌雄各5匹を屠殺した。

*²：低用量については雌雄各5匹を屠殺した。

試験方法：検体を0、60、300及び600ppmの濃度で飼料中に混入し、52週間にわたって連続的に摂取させた。検体を混入した飼料は毎週調製した。

投与量設定根拠；American Cyanamid社において0、150、300、600、900及び1200ppmの投与量で実施された同系統のラットにおける混餌法による13週間亜急性毒性試験（資料T-19）の結果、次の変化が見られたので上記の投与量を設定した。

顕著な体重増加抑制：900ppm以上の群の雌雄

体重増加抑制：600ppm群（対照群に対する抑制率；雄14%、雌7%）

150ppm群（対照群に対する抑制率；雄8%）

試験項目及び結果：

一般状態及び死亡；一般状態及び生死を毎日観察した。また、投与第1週には毎日体温を測定した。

各群の投与及び回復期間別の累積死亡数（匹）を次表に示す。

性別	雄				雌			
	0	60	300	600	0	60	300	600
投与量 (ppm)								
投与期間の切迫・死亡数								
回復期間の切迫・死亡数								

雌雄の各群に検体投与に起因すると考えられる一般状態及び死亡の変化は見られなかった。た、投与第1週の体温測定において、検体投与による体温の変動は見られなかった。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

体重変化；全動物の体重を週1回、測定した。

各群の経時的な体重推移及び体重増加量を次表に示す。

性別	雄				雌			
投与量 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600
体重 (g)								
13週時								
26週時								
52週時								
回復16週時								
体重増加量 (g)								
1 - 52 週増加量								
対照群比 (%)								
回復期間増加量								
対照群比 (%)								

a: P<0.05, b: P<0.01(多重比較検定)

雌雄の300 及び600ppm群の体重増加量が、対照群に比べて低く、検体投与に起因する変化と考えられた。しかし、回復期間では検体投与群の体重増加は、対照群を上回り、回復傾向が見られた。

摂餌量及び食餌効率；全動物の摂餌量を週1回測定し、体重増加量から食餌効率を算出した。

各群の期間別の平均摂餌量及び食餌効率を次表に示す。

性別	雄				雌			
投与量 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600
投与期間	平均摂餌量 (g/日)							
	(g/kg/日)							
	食餌効率 (%)							
回復期間	平均摂餌量 (g/日)							
	(g/kg/日)							
	食餌効率 (%)							

a: P<0.05, b: P<0.01(多重比較検定)

投与期間では、雌雄の300 及び600ppm群の摂餌量が対照群に比べ多く、食餌効率の低下が見られ、検体投与の影響と考えられた。これらの変化は、回復期間には見られなかった。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

飲水量； 全動物の飲水量を投与開始から4週間、毎日測定した。

雌雄の各検体投与群の飲水量は、対照群と同等であり、検体投与の影響は見られなかった。

検体摂取量；検体投与濃度、摂餌量及び体重から、各検体投与群の全試験期間における1日あたりの平均検体摂取量を算出し、次表に示す。

性別	雄			雌		
投与量 (ppm)	60	300	600	60	300	600
平均検体摂取量 (mg/kg/日)	2.6	13.6	28.2	3.4	18.0	37.4

機能観察総合評価法（F O B）による検査及び自発運動量の測定；試験期間中、F O B検査及び自発運動量の測定を以下の計8回実施した。

第1回 投与開始1週間前： 全動物

第2回 同上 4週間後： 10匹／群／性

第3回 同上 8週間後： 10匹／群／性

第4回 同上 13週間後： 24または25匹／群／性

第5回 同上 26週間後： 18～20匹／群／性

第6回 同上 39週間後： 18または20匹／群／性

第7回 同上 52週間後： 17～20匹／群／性

第8回 回復 13週間後： 全生存動物

機能検査の評価項目は、以下のとおりである。

自律神経系機能：流涙、流涎、眼瞼閉鎖、眼球突出、光に対する瞳孔反射、立毛、呼吸、排尿及び排糞

反応性及び感受性：視覚、聴覚、触覚及び痛覚刺激

興奮性：取扱いへの反応及びオープン・フィールド内の行動

歩行及び協調運動：歩行の程度、オープン・フィールド内の歩行パターン、歩行異常の重症度、空中正向反射、視覚定位反応及び着地姿勢

握力：前肢及び後肢

異常な一般状態の変化：痙攣、振戦、異常行動、緊張低下／緊張亢進、散瞳／縮瞳、眼・鼻・口周囲への付着物

自発運動量は、赤外線センサーを設置したケージを用い、一定時間あたりの運動数とその所要時間を評価した。

計8回のF O B検査及び自発運動量測定において、検体投与に関連すると考えられる神経機能の異常あるいは自発運動量の変化は見られなかった。

病理検査；各群の病理検査対象動物は、麻酔下で10%中性緩衝ホルマリンで灌流固定した。さらに、浸漬固定を行った後、脳、三叉神経節、脊髄（頸部、胸部及び腰部）と付属神経根及び背根神経節、ならびに坐骨、脛骨、腓腹神経枝を切り出した。中枢神経はパラフィン包埋、末梢神経はメタクリル酸グリコール包埋後、HE染色あるいはルツィルファーストブルー・クレシルバイオレット染色により病理標本を作製し、神経組織学的検査を行った。神経病変は、その程度により6段階（正常、微小、

軽度、中等度、高度、重度）に分類した。

神経組織学的検査は、まず対照群と600ppm群について実施し、600ppm群に検体投与の影響が見られた場合、60及び300ppm群についても追加検索した。したがって、13週屠殺動物の雄の脊髄、同神経根及び背根神経節以外の部位、13及び52週屠殺動物の雌の60及び300ppm群についての神経組織学的検査は行わなかった。また、52週屠殺動物で神経組織学的影響が見られず、F O B 検査および自発運動量にも異常のなかった雌では、16週回復動物についての神経組織学的評価は行わなかった。

13週屠殺動物（雌雄）、52週屠殺動物（雌雄）及び52週投与後16週回復動物（雄のみ）の全ての神経組織所見を表に示す。

なお、神経組織所見として以下に記述した髓鞘の腫脹、髓鞘の空胞状変化、空胞化は、同質の病変である。用語の定義は、以下のとおりである。

髓鞘の腫脹	髓鞘における空胞形成により、髓鞘が腫脹した状態。脊髄神経根、末梢神経などに用いられた。
髓鞘の空胞状変化	脳・脊髄の白質において、髓鞘の腫脹がより広範かつ重篤な場合に用いられた。
空胞化	病変の存在部位が、神経網のように髓鞘形成が未発達な部分における空胞形成について用いられた。

13週屠殺動物… 雌雄の600ppm群の脳、脊髄、三叉及び背根神経節、末梢神経の各部位に組織変化は見られなかった。

しかし、雄の600ppm群において、脊髄神経根内の神経線維の髓鞘の軽度な腫脹が観察された。この変化は、対照群に背景的に見られる変化（標本作製上の人工物の可能性もある）の程度を越えていたことから、検体投与に起因した変化と考えられた。しかし、髓鞘のミエリンには変性は見られず、また、軸索にも異常は観察されなかった。

雌の600ppm群、雄の60及び300ppm群の脊髄神経根には、検体投与に起因した病理変化は見られなかった。

52週屠殺動物… 雄の600ppm群では、髓鞘の空胞状変化が脳の各部位、視神経や脊髄の白質に観察された。また、小脳白質などいくつかの部位では、雄の300ppmにも髓鞘の空胞状変化が、海馬、脳弓などの部位では空胞化が見られた。さらに、雄の300及び600ppm群において、13週屠殺動物の場合と同様の脊髄神経根内の神経線維の髓鞘の軽度な腫脹が見られた。これらの変化は、対照群に背景的に見られる変化の頻度あるいは程度を越えていたことから、検体投与に起因した変化と考えられた。

なお、13週屠殺動物と同様に、これらの病変部の髓鞘のミエリンには変性は見られず、また、軸索にも異常は観察されなかった。

雄の60ppm群及び雌の600ppm群では、これらの神経病変は見られなかった。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

回復後屠殺動物… 16週間の回復期間終了後、雄の対照群と600ppm群について病理組織検査を実施した。

神経組織には、微小な標本作製上のアーティファクト以外に、加齢性変化と考えられる諸病変が見られた。しかし、52週屠殺動物の雄の300及び600ppm群の脳・脊髄の白質、脊髄神経根および視神經に見られた髓鞘の空胞状変化や腫脹などの神経病変は、回復後屠殺動物の600ppm群には全く見られないか、対照群と同様の発生頻度及び程度であった。このことから、52週間投与で惹起された髓鞘の空胞状変化、腫脹及び空胞化は、可逆性の変化であると考えられた。

以上の結果から、本剤のラットの1年間飼料混入投与による神経毒性試験において、雌雄の300及び600ppm群に体重増加抑制及び食餌効率の低下が、雄の同群に検体投与に起因する神経病変が見られた。雌の600ppm群には神経病変は観察されなかった。16週間の回復期間において、体重及び摂餌量への検体投与の影響は順調に回復し、回復期間後の病理検査では検体投与に起因する神経病変は観察されず、同病変の回復性が示された。また、投与及び回復期間における機能観察総合評価法（F O B）による検査や自発運動量には検体投与の影響は見られず、神経病変は神経機能に影響を与えないものと考えられた*。本試験の最大無作用量は、雌雄とも60ppm(雄 2.6mg/kg/日、雌 3.4mg/kg/日)と判断された。

*申請者注：本剤の反復経口投与により発現する神経病変に関して総括的な申請者考察を141頁に記載する。

表：投与13、52週時及び休薬16週時屠殺動物における神経組織変化

臓器	所見	性	13週屠殺						52週屠殺						休薬16週屠殺						13週屠殺						52週屠殺							
			屠殺時期	用具 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600		
脳脊髓膜			検査動物数																															
梨状皮質			検査動物数																															
前頭皮質			検査動物数																															
蝶状皮質			検査動物数																															
側頭皮質			検査動物数																															
後頭皮質			検査動物数																															
中隔核			検査動物数																															
尾状核 ／被殻			検査動物数																															
髓鞘の 苔胞状変化		総数																																
尾状膠細胞層		総数																																

表：投与13、52週時及び休漬16週時屠殺動物における神経組織変化（つづき）

臓器	性	雄						雌						52週屠殺		
		屠殺時期			13週屠殺			52週屠殺			休漬16週屠殺			休漬16週屠殺		
淡舌球	所見	用具 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60
		検査動物数														
	異常なし															
	髓脂の空胞状変化	総数														
		中等度														
		高度														
	ミネラル沈着	総数														
		微小														
	星状膠細胞腫脹	総数														
扁桃体	所見	検査動物数														
		異常なし														
海馬	所見	検査動物数														
		異常なし														
	空胞化	総数														
		微小														
		軽度														
		中等度														
	海馬采	検査動物数														
		異常なし														
	髓脂の空胞状変化	総数														
		微小														
		軽度														
		中等度														
		重度														

a- P<0.05; b- P<0.01 (Fisher's 検定法).

(次頁へつづく)

表：投与13、52週時及び休葉16週時屠殺動物における神経組織変化(つづき)

臓器	所見	性		雄						雌						雄						雌		
		層級時間	用重量(ppm)	13週屠殺			52週屠殺			休葉16週屠殺			13週屠殺			52週屠殺			休葉16週屠殺					
視床	検査動物数		0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600		
	異常なし																							
脳髄の空胞状変化	総数																							
	中等度																							
視床下部	検査動物数																							
	異常なし																							
神経網の空胞化	総数																							
	軽度																							
中脳	検査動物数																							
	異常なし																							
神経網の空胞化	総数																							
	軽度																							
脳髄の空胞状変化	総数																							
	中等度																							
果質	検査動物数																							
	異常なし																							
空胞化	総数																							
	軽度																							

表：投与13、52週時及び休漬16週時屠殺動物における神経組織変化（つづき）

臓器	性	雄												雌											
		屠殺時期			13週屠殺			32週屠殺			休漬16週屠殺			1.3週屠殺			52週屠殺			休漬16週屠殺					
所見	用薬 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600
小脳 白質	検査動物数																								
	異常なし																								
	空胞化	総数																							
髓鞘の 空胞状変化	微小																								
	軽度																								
	中等度																								
鉢体	高 度																								
	検査動物数																								
	異常なし																								
髓鞘の 空胞状変化	総数																								
	軽度																								
	中等度																								
視床 橋条	高度																								
	検査動物数																								
	異常なし																								
髓鞘の 空胞状変化	総数																								
	微小																								
	軽度																								
視床 橋条	中等度																								
	高度																								

a- P<0.05; b- P<0.01(Fisher正接頭部法)。

(次頁へつづく)

表：投与13、52週時及び休業16週時屠殺動物における神経組織変化（つづき）

臓器	性	雄						雌						休業16週屠殺					
		屠殺時期			13週屠殺			32週屠殺			休業16週屠殺			52週屠殺			休業16週屠殺		
縫東	所見	用具 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	
	検査動物数																		
	異常なし																		
	髓髄の腫脹	総数																	
	微小																		
	髓髄の空胞状変化	総数																	
	軽度																		
前交連	検査動物数																		
	異常なし																		
	髓髄の空胞状変化	総数																	
	微小																		
	軽度																		
	中等度																		
	重度																		
外包	検査動物数																		
	異常なし																		
	髓髄の空胞状変化	総数																	
	微小																		
	軽度																		
	高度																		
	星状膠細胞腫	総数																	

b- P<0.01 (Fisher 直接確率法)。

(次頁へつづく)

表：投与13、52週時及び休薬16週時屠殺動物における神経組織変化（つづき）

臓器	性	屠殺時期	13週屠殺			52週屠殺			休薬16週屠殺			雌		
			用具 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300
内包		検査動物数												
		異常なし												
		髓鞘の空胞状変化	総数											
			微小											
			軽度											
			中等度											
			高度											
			重度											
脳炎		検査動物数												
		異常なし												
		髓鞘の空胞状変化	総数											
			微小											
			軽度											
			中等度											
			重度											
		空胞化	総数											
			微小											
脳弓		検査動物数												
		異常なし												
		空胞化	総数											
			微小											
		髓鞘の空胞状変化	総数											
			重度											

a - $P < 0.05$; b - $P < 0.01$ (Fisher直接確率法).

(次頁へつづく)

表：投薬13、52週時及び休薬16週時屠殺動物における神経組織変化（つづき）

臓器	所見	性	雄						雌						52週屠殺		
			屠殺時期			13週屠殺			52週屠殺			休薬16週屠殺			52週屠殺		
大脳皮質	用薬 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600
	検査動物数																
	異常なし																
空胞化	総数																
	微小 程度																
髓膜の空胞状変化	総数																
	軽度 中等度 高度 重度																
小脳皮質	検査動物数																
	異常なし																
小脳核	検査動物数																
	異常なし																
前庭 神経核	検査動物数																
	異常なし																

b- P<0.01 (Fisher 直接確率法).

(次頁へつづく)

表：投薬13、52週時及び休薬16週時屠殺動物における神経組織変化（つづき）

臓器	性	雄						雌						休薬16週屠殺		
		13週屠殺			52週屠殺			休薬16週屠殺			13週屠殺			52週屠殺		
脳	所見	脳梗塞期 用鼠 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60
		検査動物数														600
		異常なし														
	空胞化	総数														
		微小 軽度														
	髓管の腫脹	総数														
		微小 軽度														
	髓管の空胞状変化	総数														
		軽度 中等度														
	ミエリンの 変性	総数														
		微小														
延髄		検査動物数														
		異常なし														
	神経網の 空胞化	総数														
		微小 軽度														
	嗅球	検査動物数														
		異常なし														
	髓管の 空胞状変化	総数														
		微小 軽度 高度														

b- P<0.01 (Fisher 直接確率法).

(次頁へつづく)

表：投棄13、52週時及び休棄16週時屠殺動物における神経組織変化（つづき）

機器	性	雄												雌											
		屠殺時期			13週屠殺			52週屠殺			休棄16週屠殺			13週屠殺			52週屠殺			休棄16週屠殺					
所見	用具 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600
嗅素	検査動物数 異常なし																								
空胞化	総数 中等度																								
髓鞘の腫脹	総数 軽度																								
髓鞘の空胞状変化	総数 微小 軽度 高度																								
視神経 視交叉	検査動物数 異常なし																								
空胞化	総数 微小 軽度																								
髓鞘の 空胞状変化	総数 軽度 中等度 高度																								
三叉 神経路	検査動物数 異常なし																								
	髓鞘の 空胞状変化 軽度																								

a- $P < 0.05$; b- $P < 0.01$ (Fisher直接確率法)。

(次頁へつづく)

表：投与13、52週時及び休薬16週時屠殺動物における神経組織変化（つづき）

臓器	性	雄						雌						雄						雌		
		屠殺時刻			13週屠殺			52週屠殺			休薬16週屠殺			13週屠殺			52週屠殺			休薬16週屠殺		
所見	用具 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	
松果体	検査動物数																					
	異常なし																					
脊髓 前部	検査動物数																					
	異常なし																					
椎管の脛膜	総数																					
	微小 軽度																					
ミエリンの 変性	総数																					
	微小 軽度																					
髓鞘の 空胞状変化	総数																					
	微小 軽度 中等度 高度																					
神経系の 変性	総数																					
	微小																					
星状膠細胞腫	総数																					

b - P<0.01 (Fisher 直接確率法).

(次頁へつづく)

表：投与13、52週時及び休薬16週時屠殺動物における神経組織変化（つづき）

臓器	性	雄												雌												
		13週屠殺			52週屠殺			休薬16週屠殺			13週屠殺			52週屠殺			休薬16週屠殺			13週屠殺			52週屠殺			
所見	屠殺時期	用重量 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600
脊髄 胸部	検査動物数 異常なし																									
	髓鞘の腫脹 総数	微小																								
	髓鞘の 空胞状変化 — 空胞度	—	絶数	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	
	ミエリンの 変性	—	絶数	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	
	検査動物数 異常なし	微小																								
脊髄 腰部	髓鞘の腫脹 総数	微小																								
	髓鞘の 空胞状変化 — 空胞度	—	絶数	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	
	ミエリンの 変性	—	絶数	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—	

表：投与13、52週時及び休薬16週時屠殺動物における神経組織変化（つづき）

臓器	性	雄												雌											
		屠殺時期			13週屠殺			52週屠殺			休薬16週屠殺			13週屠殺			52週屠殺			休薬16週屠殺					
所見	用量 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600
脊髓 神経根	検査動物数																								
	異常なし																								
髓髄の腫脹	総数																								
	微小 軽度																								
ミエリンの 変性	総数																								
	微小																								
神経線維 内鞘の 線維化	総数																								
	微小																								
脊根 神経節	検査動物数																								
	異常なし																								
神経細胞の 空胞化	総数																								
	微小																								
三叉 神経節	検査動物数																								
	異常なし																								
髓髄の腫脹	総数																								
	微小 軽度																								
ミエリンの 変性	総数																								
	微小 軽度																								

a- $P < 0.05$; b- $P < 0.01$ (Fisher直接確率法).

(次頁へつづく)

表：投与13、52週時及び休薬16週時屠殺動物における神経組織変化（つづき）

臓器	所見	性	屠殺時期			13週屠殺			52週屠殺			休薬16週屠殺			52週屠殺			休薬16週屠殺		
			用具 (ppm)	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	0	60	300	600	
坐骨 神経	検査動物数	異常なし																		
	植筋の脛膜	総数	微小	程度																
	ミエリンの 変性	総数	微小																	
	脛骨 神経	検査動物数	異常なし																	
脛骨 神経	植筋の脛膜	総数	微小																	
	ミエリンの 変性	総数	微小																	
	腓骨/ 腓腹 神経	検査動物数	異常なし																	
	植筋の脛膜	総数	微小																	
神経線維 内鞘の 線維化	神経線維	総数	微小																	
	内鞘の 線維化	総数	微小																	

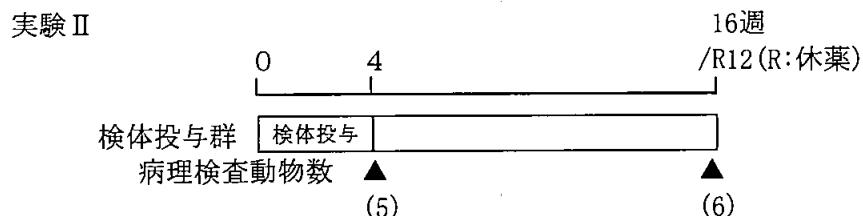
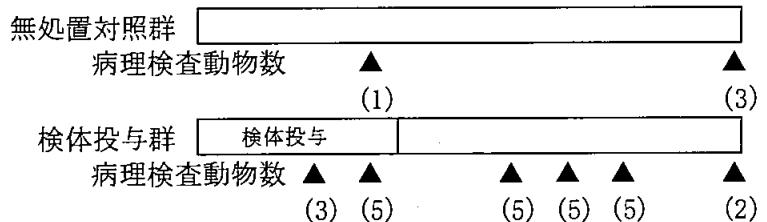
a- P<0.05 (Fisher直接検定法).

2) マウスにおける混餌法による神経毒性試験

(資料T-27)

検体の純度 :
 試験動物 : ICR系マウス、雄
 投与開始時5週齢(体重 23.3 ~ 32.4 g)
 試験期間 : 投与開始~最終屠殺日;
 試験の概要 : 2回に分けて実験を行った。
 実験Iでは、検体を4あるいは6週間投与し神経病変を惹起させ、光顕及び電顕的に観察した。
 さらに、検体投与7週間後より休薬させ、4、6、8及び12週後に経時的に屠殺し、神経病変の回復性を光顕及び電顕的に観察した。
 実験IIでは、Iの結果を参考に、さらに症例数を得るために、検体を4週間投与し、その後12週間休薬する動物を追加し、光学及び電子顕微鏡の観察を行った。

群構成 ; 病理検査動物数 40匹 (次図の()内の数字が屠殺動物数)
 実験I 11 13 15 19週
 0 4 6 7 /R4 /R6 /R8 /R12(R:休薬)



上記の他に、計30匹の無処置対照動物と計19匹の4週間検体投与後、12週間休薬させた動物を同時期に飼育し、一般状態の観察及び体重測定を行った。

試験方法 : 検体を500ppmの濃度で飼料中に混入し、4あるいは6~7週間にわたって連続的に摂取させた。その後、休薬させ、経時的に屠殺し神経病変の回復性について検討した。
 検体を混入した飼料は2週に1回調製した。

投与量設定根拠 ;

試験項目及び結果：

一般状態及び死亡；一般状態及び生死を毎日観察した。

検体投与群において、投与1週間以内に計5匹が死亡した。

その後の検体投与期間及び回復期間では、検体投与に起因すると考えられる一般状態及び死亡の変化は見られなかった。

体重変化；全動物の体重を週1回測定した。

実験I及びIIにおける体重の推移は、同様の傾向を示した。実験Iの各群の経時的な体重推移を次表に示す。

投与量 (ppm)	実験期間 (週, R : 休薬)						
	0	2	4	7	11 /R4	15 /R8	19 /R12
対照群							
500							

単位：g、b- P<0.01, c- P<0.001 (Student t検定)

検体投与群の体重は、対照群に比べて低く、検体投与に起因する変化と考えられた。回復期間では検体投与群の体重増加の程度は、対照群と同等であった。

病理検査；エーテル麻酔下でリン酸緩衝2%パラホルムアルデヒド・2.5%グルタルアルデヒド溶液で灌流固定した。脳及び視神経を摘出後、同溶液でさらに浸漬固定を行った。光学顕微鏡検査のために、パラフィン包埋後、HE染色を実施した。電子顕微鏡検査のために、1%リン酸緩衝四酸化オスミウムで後固定を実施し、エポキシ樹脂包埋後、超薄切片を作製しウラン-鉛二重染色を実施した。

神経病変は、光顕検査ではその程度により4段階（正常、軽度、中等度、重度）に分類した。同一の休薬期間ごとに、実験I及びIIを集計した検査結果を次表（次頁）に示す。

検体を4ないし6週間投与した動物の大脳白質及び視神経において、光学顕微鏡検査において、中等度ないし高度の空胞化が見られた。同病変の見られた全ての部位において、脱髓、軸索及び神經細胞体の変性は認められなかった。また、休薬後の回復期間における経時的検索では、同病変はその発生頻度、程度ともに漸減し、12週間休薬後には1/8例の大脳白質に、軽度に見られたのみであった。この大脳白質及び視神経の空胞化は、電子顕微鏡的にはミエリン鞘のIntra-period lineの解離による空隙形成であった。同変化を示す神經線維では、電子顕微鏡的にも髓鞘及び軸索に変性性の変化は見られなかった。また、検体を4ないし7週間投与した後、12週間休薬した動物では、電子顕微鏡的には同病変は見られなかった。

以上の結果から、マウスの神経毒性試験において、500ppm群に体重増加抑制と神

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

経病変が見られた。しかし、12週間の回復期間において、病理組織学的に同病変が回復することが示された。また、電子顕微鏡検査においても、本病変周囲の髓鞘や軸索には何ら影響がないことが示された。検体投与及び休薬期間において、一般状態観察では神経症状などの症状変化は見られず、神経病変は神経機能に影響を与えないものと考えられた。なお、本剤の反復経口投与により発現する神経病変に関して総括的な申請者考察を次頁に記載する。

		対照群	500ppm群： 休薬期間（週）				
			0	4	6	8	12
光学 顕 微 鏡 検 査	大脑白質／空胞化 検査動物数						
	正常						
	軽度						
	中等度						
	重度						
	視神經／空胞化 検査動物数						
	正常						
	軽度						

		対照群	500ppm群： 休薬期間（週）				
			0	4	6	8	12
電子 顕 微 鏡 検 査	ミelin鞘／空隙形成 検査動物数						
	正常						
	変化あり						
	視神經／空隙形成 検査動物数						
	正常						
	変化あり						

NE： 検査せず。

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

クロルフェナピルの反復経口投与によって発現する神經病変に関する総括的な申請者考察

ラット及びマウスの亜急性経口毒性試験（資料T-19、T-20）、マウス発がん性試験（資料T-25）、ラット1年間神經毒性試験（資料T-26）並びにマウス神經毒性試験（資料T-27）において、体重への影響などが認められる用量域でクロルフェナピルの投与に起因する神經病変が認められた。本病変は脳や脊髄の白質、一部の試験では視神經、坐骨神經や脊髄神經根に発現し、試験あるいは発症部位毎に「白質の海綿状変化」、「ミエリン鞘の海綿状変化」、「ミエリン鞘の腫脹」、「髓鞘の空胞状変化」又は「空胞化」という所見名で報告されているが、すべて同質の病変である。

クロルフェナピルの一連の毒性試験及び文献調査により、ラット及びマウスに惹起された神經病変に関しては次のようにまとめることが可能である。

- (1) 混餌法によってクロルフェナピルを投与した場合、本神經病変はラットで60ppm、マウスで20ppmでは認められず、その発現に閾値がある。
- (2) ラットとマウスに発現した本病変の光顕像は同一と考えられる。
- (3) ラットのルクソーブルー/クレシルバイオレット染色標本の光顕観察により病変の本体は髓鞘内の空隙形成であり、軸索には変性などの異常が観察されないことが確認されている。
- (4) マウスによる電顕観察により本病変は、髓鞘内の周期内線の解離による髓鞘内の空隙形成であることが判明した。この所見は、ラットの光顕観察における「髓鞘内の空隙形成」という所見と矛盾しない。
- (5) 文献的にもいくつかの化学物質で同様の病変が惹起されるとの報告があり¹⁻³⁾、病変は可逆的な変化であると言われている^{2, 3, 4)}。
- (6) ラットでは、16週間の休薬により光顕的に病変の回復性が確認されている。
- (7) マウスでは、12週間の休薬により光顕及び電顕的に病変の回復性が確認されている。
- (8) ラット及びマウスの一般状態観察、ならびにラットにおける機能観察総合評価法(FOB)による検査及び自発運動量の検査の結果、本神經病変の発生に関連すると考えられる影響は認められなかった。従って、本神經病変は神經機能へ影響を与えていないと考えられる。

以上のことから、申請者はラット及びマウスで発現した神經病変がクロルフェナピルの安全性評価において問題ないと考える。

引用文献：

- 1) Powell, H. C. et al. Edema in neurotoxic injury. In Experimental and clinical neurotoxicology. Ed. Spencer, P. S. and Schaumburg, H. H., William and Wilkins, Baltimore, 1980.
- 2) 飯島宗一ら編「現代病理学体系」, 23A[神經系]神經疾患 I (1985), pp. 185-187.
- 3) 伊東信行編著「最新毒性病理学」(1994), pp. 252-253.
- 4) Kennedy, G. L. et al. Effect of hexachlorophene in the rat and their reversibility, Toxicology and Applied Pharmacology, 35 (1976), pp. 137-145.

本資料に記載された情報に係る権利及び内容の責任は日本農薬株式会社にある。

(8) 1年間反復経口投与毒性及び発がん性

1) イヌにおける混餌法による慢性毒性試験

(資料T-23)

検体の純度 :

試験動物 : 純血種ビーグル犬、1群雌雄各5又は6匹(高投与群のみ)
投与開始時5~6カ月齢(体重 雄8.7~10.8kg, 雌6.2~8.2kg)

試験期間 : 投与開始後12カ月間

試験方法 : 検体を0、60、120及び240 ppm の濃度で飼料に混入し、12カ月間にわたって隨時摂取させた。

検体を混入した飼料は1週間に1回調製した。

投与量設定根拠:

試験項目及び結果:

一般状態及び死亡率; 一般状態及び生死を毎日観察した。

死亡はいずれの群にも見られなかった。

240ppm群の雄1匹で投与開始後1週から4週にかけて流涎が見られ、
検体投与に起因する変化であると考えられた。

その他に検体投与に起因する一般状態の変化は投与期間を通じて見
られなかった。

体重変化; 投与期間を通じて、全動物の体重を週1回測定した。

各群の投与初期の1週間毎の累積体重増加量及び52週間の累積総体
重増加量を次表に示す。

性別		雄				雌			
投与量 (ppm)		0	60	120	240	0	60	120	240
週累 毎積 の増 加 量 (kg)	1週								
	2週								
	3週								
	4週								
	5週								
	6週								
	7週								
	8週								
総累積増加量 (kg): 0~52週									

雌雄の240ppm群の体重及び体重増加量は、全投与期間を通じて対照群の値に比べて低く、低下の程度は雌でより顕著であった。
60及び120ppm群の体重推移は、対照群と同程度であった。

摂餌量及び食餌効率；投与期間を通じて、全動物の摂餌量を毎日測定した。また、食餌効率を毎週算出した。

投与開始後1及び2週において、対照群の値に比べて240ppm群の雌雄で摂餌量の低値が見られた。この低値は検体投与に起因する変化と考えられた。

その後の摂餌量については240ppm群と対照群で同程度であった。全投与期間を通じて、60及び120ppm群の摂餌量は対照群の値と同程度であった。

食餌効率については、対照群と検体投与群の値は同程度であった。

検体摂取量；摂餌量及び投与濃度から算出した投与期間中の1日あたりの平均検体摂取量を次表に示す。

投与量 (ppm)		60	120	240
検体摂取量 (mg/kg/日)	雄	2.1	4.0	8.7
	雌	2.3	4.5	10.1

血液学的検査；投与開始前、投与開始後3及び6カ月時、ならびに12カ月時の投与終了時に全動物を対象として、一晩絶食させた動物の頸静脈より血液を採取し、以下の項目を測定した。

赤血球数、ヘモグロビン濃度、ヘマトクリット値、血小板数、

白血球数、白血球百分比及び赤血球の形態（鏡検）

統計学的有意差の見られた項目を次表に示す。

性別	雄			雌		
	投与量 (ppm)	60	120	240	60	120
赤血球数 3カ月						
白血球数 12カ月						

↑↓ : P ≤ 0.05 (Dunnett 検定)

表中の数値は対照群に対する変動率 (%)

投与開始3カ月時に対照群に比べて240ppm群の雌で赤血球数の有意低値 ($6.68 \times 10^6 / \mu L$) が見られた。しかし、この低値は背景データ(平均6.68、範囲5.26~ $8.30 \times 10^6 / \mu L$)の範囲内の軽度の変化であり、同様の変化が他のいずれの検査時期にも見られなかったことから、検体投与に起因しないものと考えられた。投与終了時に120ppm群の雄で白血球数の有意な高値が見られたが、240ppm群で同様の変化が見られなかつたことから、検体投与に起因しない変化と考えられた。

血液生化学検査；血液学的検査で使用した血液から得られた血清を用い、以下の項目の測定を行った。

GOT、GPT、アルカリフオスファターゼ（ALP）、乳酸脱水素酵素（LDH）、γ-GT、血糖、総蛋白、アルブミン、グロブリン（計算値）、クレアチニン、クレアチンキナーゼ、総コレステロール、総ビリルビン、直接ビリルビン、リン、カルシウム、ナトリウム、カリウム及び塩素

統計学的有意差の見られた項目を次表に示す。

性別	雄			雌		
投与量 (ppm)	60	120	240	60	120	240
クレアチニン 6ヶ月						
12ヶ月						
血糖 12ヶ月						
グロブリン 12ヶ月						

↑↓ : $P \leq 0.05$ (Dunnett 検定)

表中の数値は対照群に対する変動率 (%)

投与開始 6 カ月時及び投与終了時に 120 及び 240 ppm 群の雄で見られたクレアチニンの高値 (いずれも 0.9 mg/dL) は、背景データの範囲内 (平均 0.7、範囲 0.4~1.0 mg/dL) の軽度の変化であり、検体投与に起因しない変化であると考えられた。

その他、中投与群の血糖及びグロブリンに有意な変化が見られたが、いずれの変化も用量相関性がなく、検体投与に起因しない変化であると考えられた。

尿検査 ; 血液学的検査と同時期に採取した尿について以下の項目を検査した。
外観、量 (16時間蓄尿)、比重、pH、蛋白、糖、ケトン体、
総ビリルビン、潜血、ウロビリノーゲン、浸透圧、沈渣 (鏡検)
いずれの検査時期においても、検体投与に起因する変化は見られなかった。

眼科学的検査 ; 投与開始前及び投与終了時に全動物を対象として検査した。
いずれの検査時期においても、雌雄全群の動物に眼の異常は見られなかった。

臓器重量 ; 投与終了時に全動物を対象として以下の臓器重量を測定し、対体重比及び対脳重量比も算出した。
副腎、脳、腎臓、肝臓、精巣、甲状腺及び上皮小体
統計学的有意差の見られた項目を次表 (次頁) に示す。

(臓器重量の結果表)

性 別	雄			雌		
	60	120	240	60	120	240
体重						
副腎 対体重比						
脳 対体重比						
肝臓 対体重比						

↑ ↓ : P < 0.05 (Dunnett 検定)

表中の数値は対照群に対する変動率 (%)

検体投与群に見られたいずれの変化も、対照群の値とほぼ同程度であり、検体投与に起因しない変化であると考えられた。

肉眼的病理検査；投与終了時の全動物について剖検を行った。

肺に見られた病変の発生頻度を次表に示す。

性 別	雄				雌			
	0	60	120	240	0	60	120	240
肺 (検査動物数)								
退色領域								
退色巣								
結節／腫瘍								

肺の病変については、次の病理組織学的検査の項で述べる。

種々の病変が見られたが、いずれも検体投与に起因する変化とは考えられなかった。

病理組織学的検査；肉眼病理検査を実施した動物を対象として、以下の組織について病理標本を作製し、鏡検した。

副腎、大動脈（胸部）、脳、盲腸、結腸、十二指腸、精巣上体、食道、眼、大腿骨、胆嚢、心臓、回腸、空腸、腎臓、肝臓、肺、リンパ節（下頸、腸間膜）、乳腺、卵巣、卵管、脾臓、上皮小体、末梢神経（坐骨）、下垂体、前立腺、直腸、唾液腺、筋肉（大腿）、皮膚、脊髄（頸部、胸部、腰部）、脾臓、骨髓（胸骨）、胃、精巣、胸腺、甲状腺、気管、膀胱、腫瘍、子宮、肉眼的病変部

主要な病理組織学的变化の発生頻度を次表（次頁）に示す。

(病理組織学的変化の発生頻度表)

性別	投与量 (ppm)	雄				雌			
		0	60	120	240	0	60	120	240
肺 :	(検査動物数)								
間質性肺炎 (非特異的)									
間質性／胸膜下線維化									
異物肉芽腫／肺炎									
胃 :	(検査動物数)								
リンパ系細胞	グレード 1								
胚中心を有するリンパ	〃 2								
濾胞、粘膜固有層のリ	〃 3								
ンパ系細胞の浸潤、粘	〃 4								
膜リンパ系細胞集合を									
含む	(検査動物数)								
パインパ系細胞	グレード 1								
胚中心を有するリンパ	〃 2								
濾胞の腫大／過形成を含むリンパ	〃 3								
系細胞	〃 4								
小腸 :	(検査動物数)								
パインパ系細胞	グレード 1								
胚中心を有するリンパ	〃 2								
濾胞の腫大／過形成を含むリンパ	〃 3								
系細胞	〃 4								
大腸 :	(検査動物数)								
リンパ系細胞	グレード 1								
粘膜／粘膜下リンパ濾	〃 2								
胞の腫大／過形成・粘	〃 3								
膜固有層のリンパ系細	〃 4								
胞の浸潤									
腸間膜リンパ節 :	(検査動物数)								
リンパ系細胞	グレード 1								
胚中心を有するリン	〃 2								
パ濾胞の腫大／過形成	〃 3								
	〃 4								

[グレード] 1 : 軽微、2 : 軽度、3 : 中等度、4 : 重度

剖検の結果、対照群の動物を含め数匹の肺において、限局性又は多発性の退色部位が見られた。病理組織学的には間質性肺炎、胸膜下の線維化又は異物肉芽腫と診断された。これらの肺の病変はその発生頻度が、対照群と投与群で同程度であり、検体投与に起因する変化であるとは考えられなかった。胃、小腸、大腸の腸管付属リンパ組織、腸間膜リンパ節について、120ppm及び240ppm群でリンパ系細胞の増加が見られた。胃について追加の病理標本を作製し、検査しても同様の結果が得られた。しかし、見られたいずれの変化も生理学的変動の範囲内であることから、毒性学的意義はないと考えられた。

以上の結果から、本剤のイヌに対する混餌法による12カ月間投与による慢性毒性試験における影響として、240ppm群に一般状態の変化として雄で流涎が見られ、雌雄で体重、体重増加量及び摂餌量の低値が見られたので最大無作用量は雌雄とも120ppm（雄 4.0 mg/kg/日、雌 4.5 mg/kg/日）と判断された。