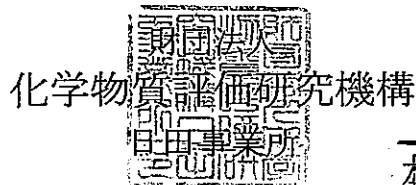


試験コード番号 K06-1191

## 最 終 報 告 書

13F-OLE のほ乳類培養細胞を用いる染色体異常試験

2007年3月



本文書は正本を正確に転写したものです。

財団法人 化学物質評価研究機構 日田事業所

2007年3月14日

試験責任者 安心院 祥三

陳 述 書

財団法人 化学物質評価研究機構  
日田事業所

試験委託者      ダイキン工業株式会社

試験の表題      13F-OLE のほ乳類培養細胞を用いる染色体異常試験

試験コード番号    K06-1191

上記試験は、「新規化学物質等に係る試験を実施する試験施設に関する基準について」(薬食発第 1121003 号、平成 15・11・17 製局第 3 号、環保企発第 031121004 号、平成 15 年 11 月 21 日)及び「OECD Principles of Good Laboratory Practice」(November 26, 1997)を適用した。

また、本最終報告書は生データを正確に反映しており、試験データが有効であることを確認した。

2007 年 3 月 14 日

試験責任者

安心院 祥三

## 信頼性保証書

財団法人 化学物質評価研究機構  
日田事業所

試験委託者: ダイキン工業株式会社

試験の表題: 13F-OLEのほ乳類培養細胞を用いる染色体異常試験

試験コード番号: K06-1191

当試験は財団法人 化学物質評価研究機構 日田事業所の信頼性保証部門が監査又は査察を実施しており、監査又は査察を行った日付、試験責任者及び運営管理者に報告を行った日付は以下の通りである。

監査又は査察対象	監査又は査察実施日	監査又は査察結果報告日
試験計画書	2006年12月12日	2006年12月12日
被験物質の調製	2006年12月13日	2006年12月13日
細胞の処理	2006年12月13日	2006年12月13日
試験計画書の変更書	2006年12月13日	2006年12月13日
試験計画書再査察	2006年12月15日	2006年12月16日
試験計画書の変更書(No.2)	2006年12月15日	2006年12月16日
試験計画書の変更書(No.3)	2006年12月20日	2006年12月20日
逸脱・事故の記録	2006年12月20日	2006年12月20日
試験計画書の変更書(No.4)	2007年1月12日	2007年1月12日
試験計画書の変更書(No.5)	2007年1月21日	2007年1月22日
試験計画書の変更書(No.6)	2007年1月30日	2007年1月30日
記録類及び最終報告書草案	2007年3月12日	2007年3月12日
記録類及び最終報告書草案再査察	2007年3月12日	2007年3月12日
最終報告書草案(2回目)	2007年3月12日	2007年3月12日
最終報告書草案(2回目)再査察	2007年3月13日	2007年3月13日
最終報告書	2007年3月14日	2007年3月14日

なお、以下の査察対象については施設の査察又は他の試験の査察結果をもとに、試験責任者及び運営管理者に報告を行っている。

査察対象	査察実施日	査察結果報告日
陽性対照物質の調製及び管理	2006年11月24日	2007年3月14日
培地・試薬類の調製	2006年12月6日、7日	2007年3月14日
細胞の前培養	2006年11月27日	2007年3月14日
細胞の回収及び標本作製	2006年12月5日	2007年3月14日

本報告書には、試験で使用した方法、手順が正確に記載されており報告結果は試験の生データを正確に反映している。

2007年3月14日

信頼性保証責任者

水 隆 一 郎

## 目 次

	頁
表 題	3
試験委託者	3
試験施設	3
試験目的	3
試験法	3
適用 GLP	3
試験日程	3
資料の保管場所及び保管期間	4
正本の保管	4
試験責任者その他の試験に従事した者の氏名及び業務分担	4
最終報告書作成者の承認	4
要 約	5
試験材料及び試験方法	
1. 被験物質及び陽性対照物質	6
2. 使用細胞	7
3. 培地及び S9 mix	8
4. 細胞の前培養	8
5. 被験物質液及び陽性対照物質溶液の調製	9
6. 試験の手順	9
7. 結果の判定基準	12
8. 試験の成立条件	12
試験成績の信頼性に影響を及ぼしたと思われる環境要因	13
試験成績	
1. 細胞増殖抑制試験	13
2. 染色体異常試験	13
考察及び結論	15
参考文献	15

## 表及び図

表 1	13F-OLE の細胞増殖抑制試験結果	16
表 2	13F-OLE の 1 回目の染色体異常試験結果	17
表 3	13F-OLE の 2 回目の染色体異常試験結果	18
表 4	13F-OLE の 3 回目の染色体異常試験結果	19
表 5	染色体異常試験の結果 (短時間処理法の S9 mix 非存在下)	20
表 6	染色体異常試験の結果 (短時間処理法の S9 mix 存在下)	21
表 7	染色体異常試験の結果(連続処理法)	22
図 1	13F-OLE の細胞増殖抑制試験結果	23
図 2	13F-OLE の 1 回目の染色体異常試験における 細胞増殖率	24
図 3	13F-OLE の 2 回目の染色体異常試験における 細胞増殖率	25
図 4	13F-OLE の 3 回目の染色体異常試験における 細胞増殖率	26
図 5	13F-OLE の短時間処理法における 染色体異常試験結果	27
図 6	13F-OLE の連続処理法における 染色体異常試験結果	28

試験コード番号: K06-1191

被験物質コード番号: HR6853

委託者コード番号: D-0060

表 題	13F-OLE のほ乳類培養細胞を用いる染色体異常試験	
試験委託者	ダイキン工業株式会社 〒566-8585 大阪府摂津市西一津屋 1-1	
試験施設	財団法人 化学物質評価研究機構 日田事業所 〒877-0061 大分県日田市石井町3丁目 822 番地	
試験目的	チャイニーズハムスターの肺線維芽細胞(CHL/IU 細胞)を用いて、被験物質の染色体異常誘発能の有無を検索する。	
試験法	「新規化学物質等に係る試験の方法について」(薬食発第 1121002 号、平成 15・11・13 製局第 2 号、環保企発第 031121002 号、平成 15 年 11 月 21 日)に定める「III 変異原性試験」の「ほ乳類培養細胞を用いる染色体異常試験」に定める試験方法に準拠した。	
適用 GLP	「新規化学物質等に係る試験を実施する試験施設に関する基準について」(薬食発第 1121003 号、平成 15・11・17 製局第 3 号、環保企発第 031121004 号、平成 15 年 11 月 21 日)及び「OECD Principles of Good Laboratory Practice」(November 26, 1997)を適用した。	
試験日程	試験開始日	2006年12月 8日
	実験開始日(細胞増殖抑制試験開始日)	2006年12月13日
	実験終了日(観察終了日)	2007年 2月28日
	試験終了日	2007年 3月14日

## 資料の保管場所及び保管期間

生データ、試験計画書、試験委託書、被験物質調査票、最終報告書、その他の記録文書、標本は、当機構日田事業所の資料保管室で「化学物質の審査及び製造等の規制に関する法律(昭和48年法律第117号)」第4条第1項若しくは第2項、第4条の2第2項、第3項若しくは第8項、第5条の4第2項、第24条第2項又は第25条の3第2項の規定による通知を受けた後10年間保管する。通知を受けた日については試験委託者から当機構日田事業所に連絡することとする。保管期限後の処置は試験委託者の承認を得る。ただし保管中に品質が著しく変化する標本などの保管期間は、その品質が評価に耐えうる期間とし、廃棄に際しては試験委託者の承認を得る。

## 正本の保管

試験計画書、試験計画書の変更書及び最終報告書の正本は1部とし、当機構日田事業所で保管する。また、試験責任者が正本と相違ないことを証明した写しを試験委託者に送付する。

## 試験責任者その他の試験に従事した者の氏名及び業務分担

試験責任者: 安心院 祥三  
所 属: 日田事業所 試験第三課

## 試験に従事した者及び業務分担

川口 潤子 (被験物質液の調製、細胞処理及び標本観察)  
安心院 祥三 (標本観察)

## 最終報告書作成者の承認

試験責任者: 2007年3月14日  
安心院 祥三

## 要 約

チャイニーズハムスターの肺線維芽細胞(CHL/TU 細胞)を用い、13F-OLEの染色体異常誘発能の有無を検討した。

細胞増殖抑制試験の結果に基づき、短時間処理法の S9 mix 非存在下及び存在下並びに 24 時間連続処理法とも 108、216、433、865、1730 及び 3460  $\mu\text{g/mL}$  を設定し、染色体異常試験を実施した。

染色体異常試験での被験物質の標本観察用量は、いずれの処理法においても 865、1730 及び 3460  $\mu\text{g/mL}$  とし、染色体の構造異常を持つ細胞及び数的異常細胞の出現頻度を調べた。

標本観察の結果、構造異常を持つ細胞及び数的異常細胞の出現頻度は、短時間処理法の S9 mix 非存在下及び存在下並びに 24 時間連続処理法のいずれにおいても、観察したすべての被験物質用量でいずれも 5%未満であったことから、構造異常及び数的異常とも陰性と判定した。

一方、アセトンを添加した陰性対照では、構造異常を持つ細胞及び数的異常細胞の出現頻度は、いずれの処理法においても 5%未満であり、マイトマイシン C あるいはシクロホスファミド水和物で処理した陽性対照では、いずれの処理法においても構造異常を持つ細胞の出現頻度が 20%以上を示したため、試験は正常に実施されたと評価した。

以上の結果から、13F-OLE は本試験条件下で染色体異常を誘発しないものと判断した。



## 試験材料及び試験方法

## 1. 被験物質及び陽性対照物質

## 1.1 被験物質(試験委託者提供資料)

## 1) 名称

3,3,4,4,5,5,6,6,7,7,8,8,8-トリデカフルオロ-オクタ-1-エン

別 名: 13F-OLE

CAS番号: 25291-17-2

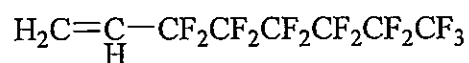
## 2) ロット番号

061122HM

## 3) 提供源

ダイキン工業株式会社

## 4) 構造式

(分子式  $\text{C}_8\text{H}_3\text{F}_{13}$ )

## 5) 純 度

99.8%

## 6) 不純物の名称及び含有率(濃度)

不明成分 0.2%

## 7) 物理化学的性状

常温における性状

無色透明液体

分子量

346.09

安定性

—

融 点

—

沸 点

106°C (760 mmHg)

蒸気圧

—

密度

1.560 g/cm<sup>3</sup> (20°C)

分配係数(1-オクタノール/水分配係数)

—

加水分解性

不明

溶解性

—

溶解度

水 不溶

DMSO 不溶

アセトン 346 mg/mL 以上(当機構日田事業所にて測定)

その他 —

8) 保管条件

室温(試験物質保管室、キャビネット 1、許容温度範囲:10~30℃)で遮光保管した。

9) 取扱い上の注意

手袋、マスク、帽子及び白衣を着用した。

1.2 陽性対照物質

1) マイトマイシン C (MMC)

製造元 協和発酵工業株式会社

ロット番号 480AEL

外観 青紫色の粉末

含量 99%

グレード 注射用

2) シクロホスファミド一水和物 (CPA)

製造元 和光純薬工業株式会社

ロット番号 PKQ7031

外観 白色結晶~結晶性粉末

含量 99.0%

グレード 生化学用

3) 保管条件

MMC は室温(試験物質保管室、キャビネット 2、許容温度範囲: 10~30℃)で、CPA は冷暗所(試験物質保管室、保冷库 13、許容温度範囲: 1~10℃)で保管した。

4) 取扱い上の注意

手袋、マスク、帽子及び白衣を着用した。

2. 使用細胞

2.1 細胞及び選択理由

チャイニーズハムスター肺由来の線維芽細胞(CHL/IU 細胞)を用いた。細胞は財団法人 ヒューマンサイエンス振興財団、ヒューマンサイエンス研究資源バンクから 2002 年 4 月 17 日に分与された。モード染色体数は 25 本、倍加時間は約

15 時間であり、マイコプラズマの汚染がないこと及び構造異常を持つ細胞あるいは数的異常細胞の自然発生頻度がいずれも 5%未満であることを試験施設で確認した。

CHL/IU 細胞は、「新規化学物質等に係る試験の方法について」で染色体異常試験に用いることが推奨されている。

## 2.2 保存

10 vol%ジメチルスルホキシドを含む培養液[イーグルMEM培地(日水製薬株式会社) + 10 vol%の非働化した新生仔牛血清(NBCS、三光純薬株式会社)]に懸濁して液体窒素内に凍結保存した。

## 2.3 培養条件

細胞は、加湿条件下、温度 37℃、炭酸ガス濃度 5%に設定した炭酸ガス細胞培養装置(MCO-345、三洋電機株式会社及びモデル 530、和研薬株式会社)で培養した。

## 2.4 継代

直径 90 mm のディッシュ(ヌンク社)で、週に 2 回継代した。細胞入手後の継代数が、細胞増殖抑制試験では 7 代、1 回目の染色体異常試験では 9 代、2 回目の染色体異常試験では 16 代、3 回目の染色体異常試験では 18 代の細胞を用いた。

## 3. 培地及び S9 mix

### 3.1 培地

イーグル MEM 培地(ロット番号: 54860611、日水製薬株式会社)に L-グルタミン(最終濃度: 0.292 g/L)及び炭酸水素ナトリウム(最終濃度: 約 1.85 g/L)を添加し、基礎培地(MEM 培地)を調製した。培養には、MEM 培地に非働化した NBCS(ロット番号: 27020859、三光純薬株式会社)を 10 vol%添加した培地を使用した。

### 3.2 S9 mix

#### 1) ラット肝 S9

Phenobarbital 及び 5,6-benzoflavone を併用投与した 7 週齢の雄 SD ラット(体重: 215.1±10.7 g)の肝臓より調製した S9(ロット番号: 06090106、2006 年 9 月 1 日製造、S9 蛋白量: 20.2 mg/mL、オリエンタル酵母工業株式会社)を用いた。S9 は使用直前まで超低温フリーザー(MDF-U481ATR、三洋電機株式会社、許容温度範囲: -80℃以下)にて凍結保存した。製造日より 6 ヶ月以内に使用した。

#### 2) S9 mix の組成

S9 mix 1 mL の組成は、S9 を 0.3 mL、MgCl<sub>2</sub> を 5 µmol、KCl を 33 µmol、グルコース-6-リン酸を 5 µmol、NADP を 4 µmol、HEPES (pH 7.2) を 4 µmol とし、用時に調製した。使用まで氷冷下にて保存した。

## 4. 細胞の前培養

培養容器には、直径 60 mm のプラスチック製ディッシュ(旭テクノグラス株式会社)を使用した。

細胞増殖抑制試験及び1回目の染色体異常試験では、 $1.5 \times 10^4$  cells/mLの細胞懸濁液5 mLを培養容器に添加し2日間、2及び3回目の染色体異常試験では、 $5 \times 10^3$  cells/mLの細胞懸濁液5 mLを培養容器に添加し3日間培養した。

## 5. 被験物質液及び陽性対照物質溶液の調製

### 5.1 被験物質液の調製

#### 1) 使用溶媒

アセトン (ロット番号 EWJ5080、純度 100.0%、特級、和光純薬工業株式会社)

#### 2) 溶媒選択の理由

被験物質は水及びDMSOに不溶(試験委託者情報)であり、アセトンには346 mg/mLで溶解し、アセトンで調製した346 mg/mLの被験物質液は室温にて調製後2時間まで発熱及び色調の変化がみられなかったことから、アセトンを溶媒に選択した。

#### 3) 調製法

被験物質を必要量秤量した後、アセトンを加え攪拌(ラボミキサー)して溶解させ、アセトンを用いて定容し被験物質原液を調製した。被験物質原液を同溶媒で希釈して、培地中の被験物質用量の100倍濃度の被験物質液を調製した。なお、調製は黄色灯下にて実施した。また、純度が95%以上であるため、純度補正せずに調製した。

#### 4) 調製時期

用時に調製した後、黄色灯下、氷中で保存し1時間以内に使用した。

### 5.2 陽性対照物質溶液の調製

#### 1) 調製法及び保存

MMC及びCPAをそれぞれ蒸留水に溶解させて0.01 mg/mL及び1 mg/mLに調製し、超低温フリーザー(MDF-U481ATR、三洋電機株式会社、許容温度範囲:-80°C以下)で凍結保存した。

#### 2) 調製時期及び保存期間

使用時に解凍し、1時間以内に使用した。凍結保存液は調製後6ヵ月以内に使用した。

## 6. 試験の手順

### 6.1 細胞増殖抑制試験

#### 1) 手 順

短時間処理法による場合は、前培養した培地を除き、S9 mix 非存在下では30 µLの被験物質液又は溶媒と新しい処理用培地3 mLをよく混合したものを細胞に添加し、S9 mix 存在下では新しい処理用培地2.5 mLに30 µLの被験物質液又は溶媒を加え、さらにS9 mix 0.5 mLを加えよく混合したものを細胞に

添加した。いずれも6時間処理した後培地を除き、 $\text{Ca}^{2+}$ 、 $\text{Mg}^{2+}$ 不含ダルベッコのリン酸緩衝塩類溶液2 mLで細胞を3回洗浄した後、新たに培地5 mLを加え18時間培養した。

連続処理法による場合は、前培養した培地を除き、50  $\mu\text{L}$ の被験物質液又は溶媒と新しい処理用培地5 mLをよく混合したものを細胞に添加し、24時間処理した。

短時間処理法及び連続処理法とも、培養終了2時間前に10  $\mu\text{g}/\text{mL}$ のデメコルシン溶液を培養容器当たり50  $\mu\text{L}$ 加えた。

処理開始、処理終了時及び培養終了時に目視により被験物質の析出の有無及び培地色の变化並びに腐食を観察した。

培養終了後、0.25 w/v%トリプシン2 mLで細胞を剥離させ細胞懸濁液を調製した。細胞懸濁液を200  $\mu\text{L}$ 採取して10 mLのセルパック(シスメックス株式会社)で希釈した後、Microcell counter (CDA-500、シスメックス株式会社)で細胞数を計測し、細胞増殖率及び50%抑制濃度( $\text{IC}_{50}$ )を求めた。 $\text{IC}_{50}$ は、細胞増殖率が50%未満となる最低用量と、その用量の次に低い用量との細胞増殖率から得られる直線により算出した。

残りの細胞懸濁液を1000 rpm (185 $\times$ g)で5分間遠心して細胞を回収し、0.075 mol/L KClを3 mL加え、37 $^{\circ}\text{C}$ で15分間低張処理した。低張処理した細胞に固定液(メタノール:酢酸=3:1)を約0.3 mL加え半固定し、さらに、固定液3 mLで2回取替え、細胞を固定した。その後、固定液で適当な濃度の細胞懸濁液を作り、スライドに滴下した。用量当たり1枚の染色体標本を作製した。自然乾燥後、1/15 mol/Lのリン酸緩衝液(pH6.8)で希釈調製した2 vol%ギムザ染色液にて約15分間染色した。

## 2) 用量段階

いずれの処理方法とも、ガイドラインに毒性がみられない場合の上限と記載されている10 mmol/L相当の3460  $\mu\text{g}/\text{mL}$ を最高用量として、公比2で希釈した13.5、27.0、54.1、108、216、433、865、1730及び3460  $\mu\text{g}/\text{mL}$ をそれぞれ設定した。用量当たり2個の培養容器を用いた。

## 3) 観察・測定

分裂細胞の有無を調べるとともに、染色体異常試験の用量設定のために参考となる用量では分裂中期細胞を50個観察し、染色体異常細胞の出現頻度を求めた。

### (1) 構造異常

ギャップを除く構造異常を持つ細胞数を記録した。なお、ギャップは染色分体幅より狭い非染色性部位とした。

### (2) 数的異常

3倍体以上の倍数体を持つ細胞数を記録した。

## 6.2 染色体異常試験

## 1) 試験方法

次に示す陽性対照を設置して、細胞増殖抑制試験と同様の手順で実施した。なお、用量当たり4枚(培養容器当たり2枚)の染色体標本を作製した。

処理法		物質名	処理用量
短時間処理	- S9 mix	MMC	0.1 µg/mL
	+ S9 mix	CPA	6 µg/mL
24 時間連続処理		MMC	0.05 µg/mL

陽性対照は、短時間処理法の S9 mix 非存在下では、0.01 mg/mL の MMC を培養容器当たり 30 µL、S9 mix 存在下では 1 mg/mL の CPA を培養容器当たり 18 µL、連続処理法では 0.01 mg/mL の MMC を培養容器当たり 25 µL 添加した。

## 2) 用量段階

細胞増殖抑制試験の結果、短時間処理法の S9 mix 非存在下及び存在下並びに 24 時間連続処理法のいずれにおいても細胞増殖率が 50%未滿となるような細胞毒性はみられなかったため、いずれの処理法とも 10 mmol/L 相当の 3460 µg/mL を最高用量とし、公比を 2 とした次に示す各 6 用量を設定した。

処理法		被験物質の設定用量
短時間 処理	- S9 mix	108、216、433、865、1730 及び 3460 µg/mL
	+ S9 mix	108、216、433、865、1730 及び 3460 µg/mL
24 時間連続処理		108、216、433、865、1730 及び 3460 µg/mL

上記用量を設定した試験の結果、24 時間連続処理法では細胞増殖抑制試験と同様に細胞増殖率が約 80%以上を示した 1730 及び 3460 µg/mL においても標本観察に必要な分裂細胞は観察されず、この結果の再現性があることを確認した。しかし、被験物質は撥水性があり、細胞回収時の遠心分離時に被験物質が直接細胞と接触して細胞毒性が出現した疑いが持たれた。よって、24 時間連続処理法については、被験物質を除去するために培養終了 2 時間前のデメコルシン溶液添加前に短時間処理法と同様に培地交換を行う方法で 2 回目の試験を実施した。被験物質用量は 3460 µg/mL を最高に公比 2 とした上記に記載した 1 回目の試験と同じ 6 用量を設定した。

24 時間連続処理法における 2 回目の試験の結果、1730 及び 3460 µg/mL では標本観察に必要な分裂細胞は観察されず、433 及び 865 µg/mL では培養容器間で分裂細胞の出現度合にばらつきがみられた。培地交換する際に被験物質除去が不十分であったことがばらつきの原因と考えられた。よって、2 回目の試験と同様に培地交換を行う方法で 3 回目の試験を実施した。被験物質用量は 1 及び 2 回目の試験と同じ 6 用量を設定した。

いずれの試験においても、用量当たり 2 個の培養容器を用いた。

### 3) 標本観察

#### (1) 観察用量

短時間処理法の S9 mix 非存在下及び存在下では、1 回目に実施した試験の標本を観察した。24 時間連続処理法では、3 回目の試験において、設定したすべての被験物質用量で標本観察に必要な分裂細胞の出現がみられたため、3 回目の試験の標本を観察した。前記した試験の対照として設置した陰性対照及び陽性対照の標本は、すべて観察した。

被験物質の観察用量は連続した 3 段階の用量を選択した。観察する最高用量及びその選択理由を以下に示す。

短時間処理法の S9 mix 非存在下及び存在下並びに 24 時間連続処理法のいずれにおいても、細胞増殖率が 50%未満となるような細胞毒性がみられず、最高用量とした 3460 µg/mL まで染色体異常の観察が可能であったため、いずれの処理法においても 865、1730 及び 3460 µg/mL を被験物質の標本観察用量とした。

観察用量決定後、観察する標本すべてにランダムに割り付けたスライド番号を付してブラインド法により観察した。

#### (2) 構造異常

染色体数(動原体数)が  $25 \pm 2$  本の分裂中期細胞を、用量当たり 200 個(標本当たり 50 個)観察した。構造異常を持つ総細胞数を記録するとともに、構造異常の種類別に細胞数を記録した。なお、ギャップは染色分体幅よりも狭い非染色部位と定義し、構造異常とは区別して記録した。

#### (3) 数的異常

分裂中期細胞を用量当たり 200 個(標本当たり 50 個)観察し、染色体を 38 本以上持つ倍数体細胞を記録した。

### 6.3 確認試験

短時間処理法の S9 mix 非存在下及び存在下並びに 24 時間連続処理法の染色体異常試験において、構造異常を持つ細胞及び数的異常細胞の出現頻度はいずれも 5%未満を示し、いずれも陰性結果が得られたため、確認試験は実施しなかった。

### 7. 結果の判定基準

構造異常又は数的異常を持つ細胞の出現頻度が 10%以上増加し、その出現様式に用量依存性がみられた場合、あるいは 5%以上増加する結果が染色体異常試験と確認試験とで再現性がみられた場合を陽性、それ以外を陰性とし、統計学的手法は用いなかった。

### 8. 試験の成立条件

1) 2 個の培養容器間で異常細胞の出現頻度が著しくばらつかないこと、2) 陰性対照での異常細胞の出現頻度が 5%未満であること、3) 陽性対照での構造異常細胞の出現頻度が 20%以上であることを試験の成立条件とした。

## 試験成績の信頼性に影響を及ぼしたと思われる環境要因

細胞増殖抑制試験の被験物質採取時に、被験物質約 7.2 g をこぼした。こぼした被験物質は廃棄し、実験に使用しなかったこと、さらに、残余の被験物質ですべての試験が実施できたため、本事故による試験に及ぼす影響はなかった。その他に試験成績の信頼性に影響を及ぼしたと思われる環境要因は認められなかった。

## 試験成績

### 1. 細胞増殖抑制試験(表 1 及び図 1)

IC<sub>50</sub> 値は、短時間処理法の S9 mix 非存在下及び存在下並びに 24 時間連続処理法とも、3460 µg/mL 以上と算出された。

処理開始時及び処理終了時には、短時間処理法の S9 mix 非存在下及び 24 時間連続処理法では 216 µg/mL 以上、短時間処理法の S9 mix 存在下では 433 µg/mL 以上で被験物質の析出がみられた。培養終了時には、短時間処理法の S9 mix 非存在下及び存在下では 433 µg/mL 以上で被験物質の析出がみられた。培地色の変化及び培養容器の腐食はすべての用量でみられなかった。

また、いずれの処理法においても、構造異常を持つ細胞あるいは数的異常細胞の出現頻度は、観察した被験物質用量ではいずれも 5%未満であった。

### 2. 染色体異常試験

#### 2.1 短時間処理法(表 2、5、6 及び図 2、5)

##### 1) S9 mix 非存在下

##### (1) 細胞増殖率及び IC<sub>50</sub> 値

細胞増殖率は 108、216、433、865、1730 及び 3460 µg/mL でそれぞれ 92.2、95.5、95.6、89.7、94.0 及び 90.4%であり、IC<sub>50</sub> 値は 3460 g/mL 以上と算出された。

##### (2) 被験物質の析出、培地色の変化及び培養容器の腐食

処理開始時、処理終了時及び培養終了時に 216 µg/mL 以上で被験物質の析出がみられた。培地色の変化及び培養容器の腐食はすべての用量でみられなかった。

##### (3) 構造異常を持つ細胞の出現頻度

陰性対照では 0.5%、陽性対照では 64.5%を示した。

被験物質の 865、1730 及び 3460 µg/mL でそれぞれ 3.5、0.0 及び 1.5%を示したため、陰性と判定した。

##### (4) 数的異常細胞の出現頻度

全群とも 5.0%未満を示したため、陰性と判定した。



## 2) S9 mix 存在下

(1) 細胞増殖率及び IC<sub>50</sub> 値

細胞増殖率は 108、216、433、865、1730 及び 3460 µg/mL でそれぞれ 91.5、81.5、84.8、74.9、90.1 及び 85.3%であり、IC<sub>50</sub> 値は 3460 µg/mL 以上と算出された。

## (2) 被験物質の析出、培地色の変化及び培養容器の腐食

処理開始時、処理終了時及び培養終了時に 216 µg/mL 以上で被験物質の析出がみられた。培地色の変化及び培養容器の腐食はすべての用量でみられなかった。

## (3) 構造異常を持つ細胞の出現頻度

陰性対照では 0.0%、陽性対照では 41.0%を示した。

被験物質の 865、1730 及び 3460 µg/mL でそれぞれ 2.0、1.5 及び 1.0%を示したため、陰性と判定した。

## (4) 数的異常細胞の出現頻度

全群とも 5.0%未満を示したため、陰性と判定した。

## 2.2 24 時間連続処理法

## 1) 1 回目の試験(表 2 及び図 2)

(1) 細胞増殖率及び IC<sub>50</sub> 値

細胞増殖率は 108、216、433、865、1730 及び 3460 µg/mL でそれぞれ 92.2、81.5、81.6、88.2、94.6 及び 79.6%であり、IC<sub>50</sub> 値は 3460 µg/mL 以上と算出された。

## (2) 被験物質の析出、培地色の変化及び培養容器の腐食

処理開始時及び処理終了時に 216 µg/mL 以上で被験物質の析出がみられた。培地色の変化及び培養容器の腐食はすべての用量でみられなかった。

## 2) 2 回目の試験(表 3 及び図 3)

(1) 細胞増殖率及び IC<sub>50</sub> 値

細胞増殖率は 108、216、433、865、1730 及び 3460 µg/mL でそれぞれ 105.6、108.9、97.4、95.6、109.0 及び 106.6%であり、IC<sub>50</sub> 値は 3460 µg/mL 以上と算出された。

## (2) 被験物質の析出、培地色の変化及び培養容器の腐食

処理開始時、処理終了時及び培養終了時に 216 µg/mL 以上で被験物質の析出がみられた。培地色の変化及び培養容器の腐食はすべての用量でみられなかった。

## 3) 3 回目の試験(表 4、7 及び図 4、6)

(1) 細胞増殖率及び IC<sub>50</sub> 値

細胞増殖率は 108、216、433、865、1730 及び 3460 µg/mL でそれぞれ 95.2、90.4、87.8、85.9、87.5 及び 91.0%であり、IC<sub>50</sub> 値は 3460 µg/mL 以上と算出された。

## (2) 被験物質の析出、培地色の変化及び培養容器の腐食

処理開始時、処理終了時及び培養終了時に 216 µg/mL 以上で被験物質の析出がみられた。培地色の変化及び培養容器の腐食はすべての用量でみられなかった。

## (3) 構造異常を持つ細胞の出現頻度

陰性対照では 2.0%、陽性対照では 76.0%を示した。

被験物質の 865、1730 及び 3460 µg/mL でそれぞれ 1.0、2.5 及び 2.5%を示したため、陰性と判定した。

## (4) 数的異常細胞の出現頻度

全群とも 5.0%未満を示したため、陰性と判定した。

## 考察及び結論

いずれの処理法においても、2 個の培養容器間で異常細胞の出現頻度に著しいばらつきがなく、陰性対照で異常細胞の出現頻度が 5%未満であり、陽性対照でギャップ以外の構造異常を持つ細胞の出現頻度が 20%以上であったので、試験は適正に行われたと判断した。

標本観察の結果、短時間処理法の S9 mix 非存在下及び存在下並びに 24 時間連続処理法のいずれの処理法においても、標本観察したすべての被験物質用量で、構造異常を持つ細胞及び数的異常細胞の出現頻度がいずれも 5%未満であったため、構造異常及び数的異常ともに陰性と判定した。

通常の方法で実施した 24 時間連続処理法では、1730 及び 3460 µg/mL での細胞増殖率は約 80%以上を示したが、評価に必要な分裂細胞は観察できなかった。しかし、処理終了 2 時間前に培地交換することによって、3460 µg/mL までのすべての用量で評価に必要な分裂細胞がみられた。よって、分裂細胞の出現頻度の低下は細胞回収後に実施した遠心分離によって、細胞と被験物質が直接接触することで生じた毒性によるものと判断した。なお、染色体異常の評価は培地交換した試験で実施した。

以上の結果から、本試験条件下では、13F-OLE は染色体異常誘発能を有さないものと考えられた。

## 参考文献

1. 染色体異常試験データ集(改訂 1998 年版)(1999)祖父尼俊雄監修. 株式会社 エル・アイ・シー.
2. 日本環境変異原学会・哺乳動物試験分科会編(1988)化学物質による染色体異常アトラス. 朝倉書店.

表1 13F-OLEの細胞増殖抑制試験結果

物質	用量 ( $\mu\text{g/mL}$ )	処理-回復 時間(h)	S9 mix	細胞増殖率 (%)	培地中の被験物質の 析出 <sup>a)</sup>			異常細胞の出現頻度 (%) <sup>b)</sup>	
					処理 開始時	処理 終了時	培養 終了時	構造異常	数的異常
アセトン	0	6-18	-	100	-	-	-	0.0	0.0
13F-OLE	13.5	6-18	-	98.8	-	-	-	n.o.	n.o.
	27.0	6-18	-	95.6	-	-	-	n.o.	n.o.
	54.1	6-18	-	91.4	-	-	-	n.o.	n.o.
	108	6-18	-	88.1	-	-	-	n.o.	n.o.
	216	6-18	-	78.9	+	+	-	0.0	0.0
	433	6-18	-	75.4	+	+	+	2.0	2.0
	865	6-18	-	68.0	+	+	+	0.0	0.0
	1730	6-18	-	75.6	+	+	+	4.0	2.0
	3460	6-18	-	84.1	+	+	+	2.0	0.0
IC <sub>50</sub> : >3460 $\mu\text{g/mL}$									
アセトン	0	6-18	+	100	-	-	-	0.0	0.0
13F-OLE	13.5	6-18	+	91.1	-	-	-	n.o.	n.o.
	27.0	6-18	+	89.7	-	-	-	n.o.	n.o.
	54.1	6-18	+	99.6	-	-	-	n.o.	n.o.
	108	6-18	+	93.5	-	-	-	n.o.	n.o.
	216	6-18	+	88.9	-	-	-	n.o.	n.o.
	433	6-18	+	80.7	+	+	+	0.0	0.0
	865	6-18	+	84.0	+	+	+	4.0	2.0
	1730	6-18	+	87.5	+	+	+	0.0	2.0
	3460	6-18	+	74.7	+	+	+	0.0	0.0
IC <sub>50</sub> : >3460 $\mu\text{g/mL}$									
アセトン	0	24-0	-	100	-	-		0.0	0.0
13F-OLE	13.5	24-0	-	95.1	-	-		n.o.	n.o.
	27.0	24-0	-	92.0	-	-		n.o.	n.o.
	54.1	24-0	-	92.1	-	-		n.o.	n.o.
	108	24-0	-	84.9	-	-		0.0	0.0
	216	24-0	-	74.2	+	+		0.0	0.0
	433	24-0	-	82.1	+	+		0.0	0.0
	865	24-0	-	84.0	+	+		few meta	
	1730	24-0	-	71.0	+	+		few meta	
	3460	24-0	-	78.6	+	+		few meta	
IC <sub>50</sub> : >3460 $\mu\text{g/mL}$									

n.o.: 観察せず、few meta: 分裂細胞の出現頻度が極めて少ない

a) 被験物質の析出は、有りを+、無しを-とした。

b) 用量当たり50個の分裂細胞を観察し、染色体異常細胞の出現頻度を求めた。

注) ガイドラインに毒性のみられない場合の上限と記載されている10 mmol/L相当の3460  $\mu\text{g/mL}$ を最高用量に公比2で希釈した上記用量を設定した。

表2 13F-OLEの1回目の染色体異常試験結果

物質	用量 ( $\mu\text{g/mL}$ )	処理-回復 時間(h)	S9 mix	細胞増殖率 (%)	培地中の被験物質の 析出 <sup>a)</sup>			異常細胞の出現頻度 (%) <sup>b)</sup>	
					処理 開始時	処理 終了時	培養 終了時	構造異常	数的異常
アセトン	0	6-18	-	100	-	-	-	0.5	0.0
13F-OLE	108	6-18	-	92.2	-	-	-	n.o.	n.o.
	216	6-18	-	95.5	+	+	+	n.o.	n.o.
	433	6-18	-	95.6	+	+	+	n.o.	n.o.
	865	6-18	-	89.7	+	+	+	3.5	2.5
	1730	6-18	-	94.0	+	+	+	0.0	0.5
	3460	6-18	-	90.4	+	+	+	1.5	1.0
MMC	0.1	6-18	-	ND	-	-	-	64.5	0.0
IC <sub>50</sub> : >3460 $\mu\text{g/mL}$									
アセトン	0	6-18	+	100	-	-	-	0.0	0.5
13F-OLE	108	6-18	+	91.5	-	-	-	n.o.	n.o.
	216	6-18	+	81.5	+	+	+	n.o.	n.o.
	433	6-18	+	84.8	+	+	+	n.o.	n.o.
	865	6-18	+	74.9	+	+	+	2.0	1.0
	1730	6-18	+	90.1	+	+	+	1.5	0.5
	3460	6-18	+	85.3	+	+	+	1.0	0.5
CPA	6	6-18	+	ND	-	-	-	41.0	0.5
IC <sub>50</sub> : >3460 $\mu\text{g/mL}$									
アセトン	0	24-0	-	100	-	-	-	n.o.	n.o.
13F-OLE	108	24-0	-	92.2	-	-	-	n.o.	n.o.
	216	24-0	-	81.5	+	+	-	n.o.	n.o.
	433	24-0	-	81.6	+	+	-	n.o.	n.o.
	865	24-0	-	88.2	+	+	-	n.o.	n.o.
	1730	24-0	-	94.6	+	+	-	few meta	
	3460	24-0	-	79.6	+	+	-	few meta	
	MMC	0.05	24-0	-	ND	-	-	-	n.o.
IC <sub>50</sub> : >3460 $\mu\text{g/mL}$									

MMC: マイトマイシンC、CPA: シクロホスファミド一水和物

ND: 測定せず、n.o.: 観察せず、few meta: 分裂細胞の出現頻度が極めて少ない

a) 被験物質の析出は、有りを+、無しを-とした。

b) 用量当たり200個の分裂細胞を観察し、染色体異常細胞の出現頻度を求めた。

表3 13F-OLEの2回目の染色体異常試験結果

物質	用量 ( $\mu\text{g/mL}$ )	処理-回復 時間(h)	S9 mix	細胞増殖率 (%)	培地中の被験物質の 析出 <sup>a)</sup>			異常細胞の出現頻度 (%)	
					処理 開始時	処理 終了時	培養 終了時	構造異常	数的異常
アセトン	0	24-0 <sup>b)</sup>	-	100	-	-	-	n.o.	n.o.
13F-OLE	108	24-0 <sup>b)</sup>	-	105.6	-	-	-	n.o.	n.o.
	216	24-0 <sup>b)</sup>	-	108.9	+	+	+	n.o.	n.o.
	433	24-0 <sup>b)</sup>	-	97.4	+	+	+	few meta <sup>c)</sup>	
	865	24-0 <sup>b)</sup>	-	95.6	+	+	+	few meta <sup>c)</sup>	
	1730	24-0 <sup>b)</sup>	-	109.0	+	+	+	few meta	
	3460	24-0 <sup>b)</sup>	-	106.6	+	+	+	few meta	
MMC	0.05	24-0 <sup>b)</sup>	-	ND	-	-	-	n.o.	n.o.

IC<sub>50</sub>: >3460  $\mu\text{g/mL}$

MMC: マイトマイシンC

ND: 測定せず

n.o.: 観察せず、few meta: 分裂細胞の出現頻度が極めて少ない

a) 被験物質の析出は、有りを+、無しを-とした。

b) 培養終了2時間前(デメコルシン溶液添加前)に被験物質の析出を取り除くため、培地交換を行った。

c) 一方の培養容器では標本観察に十分な分裂細胞の出現がみられたが、他方の培養容器では標本観察に必要な分裂細胞の出現がみられなかった。

表 4 13F-OLEの3回目の染色体異常試験結果

物質	用量 ( $\mu\text{g/mL}$ )	処理-回復 時間(h)	S9 mix	細胞増殖率 (%)	培地中の被験物質の 析出 <sup>a)</sup>			異常細胞の出現頻度 (%) <sup>b)</sup>	
					処理 開始時	処理 終了時	培養 終了時	構造異常	数的異常
アセトン	0	24-0 <sup>c)</sup>	-	100	-	-	-	2.0	3.0
13F-OLE	108	24-0 <sup>c)</sup>	-	95.2	-	-	-	n.o.	n.o.
	216	24-0 <sup>c)</sup>	-	90.4	+	+	+	n.o.	n.o.
	433	24-0 <sup>c)</sup>	-	87.8	+	+	+	n.o.	n.o.
	865	24-0 <sup>c)</sup>	-	85.9	+	+	+	1.0	0.5
	1730	24-0 <sup>c)</sup>	-	87.5	+	+	+	2.5	1.0
	3460	24-0 <sup>c)</sup>	-	91.0	+	+	+	2.5	2.0
MMC	0.05	24-0 <sup>c)</sup>	-	ND	-	-	-	76.0	0.5

IC<sub>50</sub>: >3460  $\mu\text{g/mL}$

MMC: マイトマイシンC

ND: 測定せず、n.o.: 観察せず

a) 被験物質の析出は、有りを+、無しを-とした。

b) 用量当たり200個の分裂細胞を観察し、染色体異常細胞の出現頻度を求めた。

c) 培養終了2時間前(デメコルシン溶液添加前)に被験物質の析出を取り除くため、培地交換を行った。

処理時間 (h)	S9 mix	用量 ( $\mu\text{g/mL}$ )	染色体構造異常の細胞数 (出現頻度%)						染色体数的異常の細胞数 (出現頻度%)			細胞 増殖率 (%)	
			観察細胞数	染色体切断	染色体交換	染色体切断	染色体交換	その他	総異常細胞数	倍数体	その他		総異常細胞数
6-18	-	陰性対照 (Acetone)	100	0	0	0	0	0	0	0	0	0	100
			100	0	1	0	0	0	1	0	0	0	100
			200	0 ( 0.0)	1 ( 0.5)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	1 ( 0.5)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)
6-18	-	108	0									88.6	
			0									( 92.2)	
			0									95.5	
6-18	-	216 †	0									95.5	
			0									( 95.5)	
			0									93.6	
6-18	-	433 †	0									97.5	
			0									( 95.6)	
			0									98.4	
6-18	-	865 †	100	3	1	0	0	0	0	0	4	1	98.4
			100	2	1	0	0	0	0	0	3	0	80.9
			200	5 ( 2.5)	2 ( 1.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	7 ( 3.5)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	5 ( 2.5)
6-18	-	1730 †	100	0	0	0	0	0	0	0	0	0	98.0
			100	0	0	0	0	0	0	0	0	0	90.0
			200	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)
6-18	-	3460 †	100	0	0	0	0	0	0	0	0	0	91.9
			100	3	0	0	0	0	0	3	0	0	88.8
			200	3 ( 1.5)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	3 ( 1.5)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)
6-18	-	陽性対照 (MMC)	100	36	55	0	0	0	0	0	70	0	100
			100	25	51	0	0	0	0	59	0	0	100
			200	61 ( 30.5)	106 ( 53.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	129 ( 64.5)	3 ( 1.5)	3 ( 1.5)	0 ( 0.0)

処理時間は処理時間-回復時間を表す。  
 異常細胞数は各群のプレートごとのデータを1及び2行目、その合計を3行目に表す。  
 細胞増殖率は各被験物質群のプレートごとの数値を1及び2行目、その平均を3行目に表す。  
 MMC: マイトマイシンC  
 †: 処理開始時、処理終了時及び培養終了時に被験物質の析出がみられた。  
 108, 216及び433  $\mu\text{g/mL}$ の標本は観察しなかった。

処理時間 (h)	S9 mix	用量 (µg/mL)	染色体構造異常の細胞数 (出現頻度%)										染色体数異常の細胞数 (出現頻度%)			細胞増殖率 (%)											
			観察細胞数	染色体切断	染色体交換	染色体切断	染色体交換	染色体切断	染色体交換	その他	総異常細胞数	その他	倍數体	その他	観察細胞数		倍數体	その他									
6-18	+	陰性対照 (Acetone) 0	100	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	100	1	0	0	100	1	0	1	
			200	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	93.3	1 (0.5)	0 (0.0)	0 (0.0)	200	1 (0.5)	0 (0.0)	1 (0.5)
			0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	89.6	0	0	0	0	0	0	0
6-18	+	108	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	78.2	0	0	0	0	0	0	0	0
			0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	84.7	0	0	0	0	0	0	0
			0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	(81.5)	0	0	0	0	0	0	0
6-18	+	433 †	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	80.4	0	0	0	0	0	0	0	0
			0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	89.1	0	0	0	0	0	0	0
			0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	(84.8)	0	0	0	0	0	0	0
6-18	+	865 †	100	0	1	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	78.7	2	0	0	1	100	1	0	1
			100	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	71.1	2	0	0	100	1	0	1
			200	2 (1.0)	1 (0.5)	1 (0.5)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	(74.9)	4 (2.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	200	2 (1.0)	0 (0.0)	2 (1.0)
6-18	+	1730 †	100	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	93.8	1	0	0	1	100	1	0	1
			100	0	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	86.4	2	0	0	100	0	0	0
			200	1 (0.5)	2 (1.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	(90.1)	3 (1.5)	2 (1.0)	2 (1.0)	200	1 (0.5)	0 (0.0)	1 (0.5)
6-18	+	3460 †	100	0	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	82.2	1	0	0	1	100	1	0	1
			100	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	88.4	1	0	0	100	0	0	0
			200	1 (0.5)	1 (0.5)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	(85.3)	2 (1.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	200	1 (0.5)	0 (0.0)	1 (0.5)
6-18	+	陽性対照 (CPA) 6	100	27	23	1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	45	1	0	1	100	1	0	1
			100	15	25	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	37	0	0	0	100	0	0	0
			200	42 (21.0)	48 (24.0)	1 (0.5)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	0 (0.0)	82 (41.0)	2 (1.0)	2 (1.0)	2 (1.0)	200	1 (0.5)	0 (0.0)	1 (0.5)

処理時間は処理時間-回復時間を表す。  
異常細胞数は各群のプレートごとのデータを1及び2行目、その合計を3行目に表す。  
細胞増殖率は各被験物質群のプレートごとの数値を1及び2行目、その平均を3行目に表す。

CPA: シクロホスファミド-水和物  
†: 処理開始時、処理終了時及び培養終了時に被験物質の析出がみられた。  
108、216及び433 µg/mLの標本は観察しなかった。



表7 染色体異常試験の結果 (連続処理法)

K06-1191

被験物質名: 13F-OLE

処理時間 (h)	用量 (µg/mL)	染色体構造異常の細胞数 (出現頻度%)										細胞増殖率 (%)	染色体数的異常の細胞数 (出現頻度%)			
		観察細胞数	染色体分体切断	染色体分体交換	染色体切断	染色体交換	その他	総異常細胞数	ギャップの出現数 (出現頻度%)	複製細胞数	倍數体		その他	総異常細胞数		
24-0	陰性対照 (Acetone) 0	100	2	0	0	0	0	0	2	0	0	2	100	2	0	2
		100	1	0	1	0	0	0	2	0	0	4	100	4	0	4
		200	3 ( 1.5)	0 ( 0.0)	1 ( 0.5)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	4 ( 2.0)	0 ( 0.0)	0	0	6 ( 3.0)	200	6 ( 3.0)	0 ( 0.0)
24-0	108	0										94.2				
		0										96.1				
		0										( 95.2)				
24-0	216 †	0										94.4				
		0										86.4				
		0										( 90.4)				
24-0	433 †	0										83.3				
		0										92.2				
		0										( 87.8)				
24-0	865 †	100	1	1	0	0	0	0	0	0	2	83.0	1	0	1	
		100	0	0	0	0	0	0	0	0	0	88.7	0	0	0	
		200	1 ( 0.5)	1 ( 0.5)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	2 ( 1.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	1 ( 0.5)	200	1 ( 0.5)	0 ( 0.0)	1 ( 0.5)
24-0	1730 †	100	2	1	0	0	0	0	0	0	3	91.5	1	0	1	
		100	2	0	0	0	0	0	2	0	0	83.5	1	0	1	
		200	4 ( 2.0)	1 ( 0.5)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	5 ( 2.5)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	2 ( 1.0)	200	2 ( 1.0)	0 ( 0.0)	2 ( 1.0)
24-0	3460 †	100	3	1	0	0	0	0	0	0	4	96.1	3	0	3	
		100	1	0	0	0	0	0	1	0	0	85.8	1	0	1	
		200	4 ( 2.0)	1 ( 0.5)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	5 ( 2.5)	1 ( 0.5)	0 ( 0.0)	4 ( 2.0)	200	4 ( 2.0)	0 ( 0.0)	4 ( 2.0)
24-0	陽性対照 (MMC) 0.05	100	47	53	0	0	0	0	0	0	73	91.0	1	0	1	
		100	52	64	0	1	0	0	79	0	0	0	100	0	0	0
		200	99 ( 49.5)	117 ( 58.5)	0 ( 0.0)	1 ( 0.5)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	152 ( 76.0)	3 ( 1.5)	0 ( 0.0)	0 ( 0.0)	1 ( 0.5)	200	1 ( 0.5)	0 ( 0.0)

処理時間は処理時間-回復時間を表す。

異常細胞数は各群のプレートごとのデータを1及び2行目、その合計を3行目に表す。

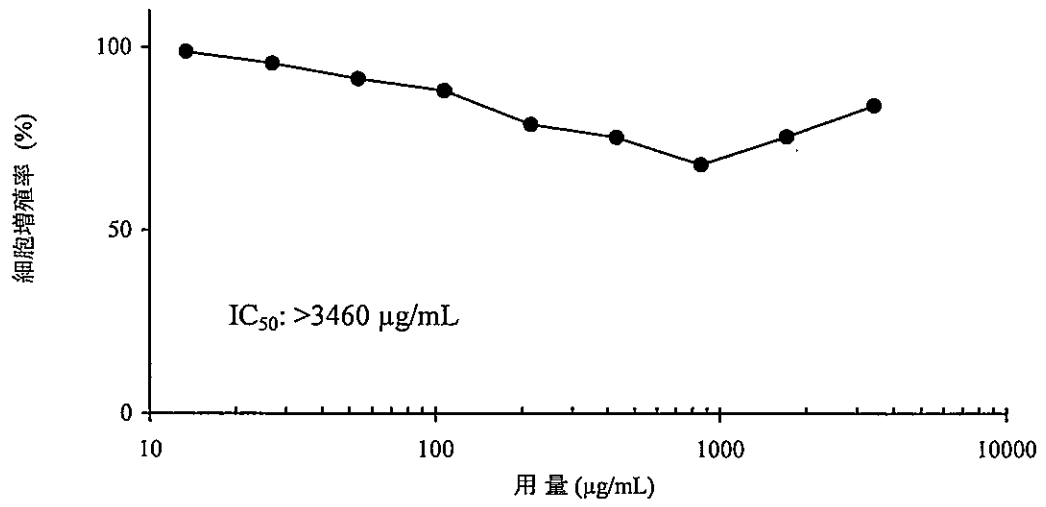
細胞増殖率は各被験物質群のプレートごとの数値を1及び2行目、その平均を3行目に表す。

MMC: マイトマイシンC

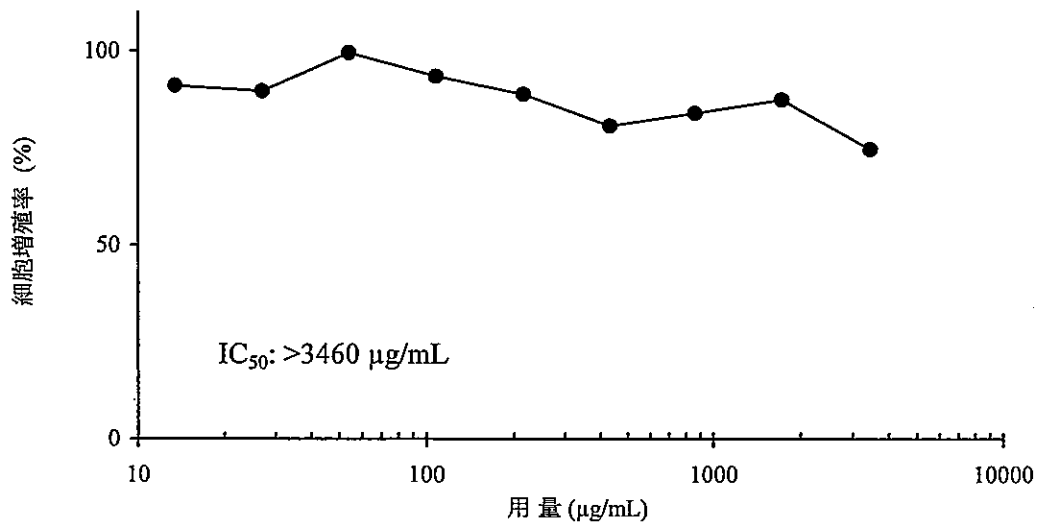
†: 処理開始時、処理終了時及び培養終了時に被験物質の析出がみられた。

培養終了2時間前(デメコルシン溶液添加前)に被験物質の析出を取り除くため、培地交換を行った。

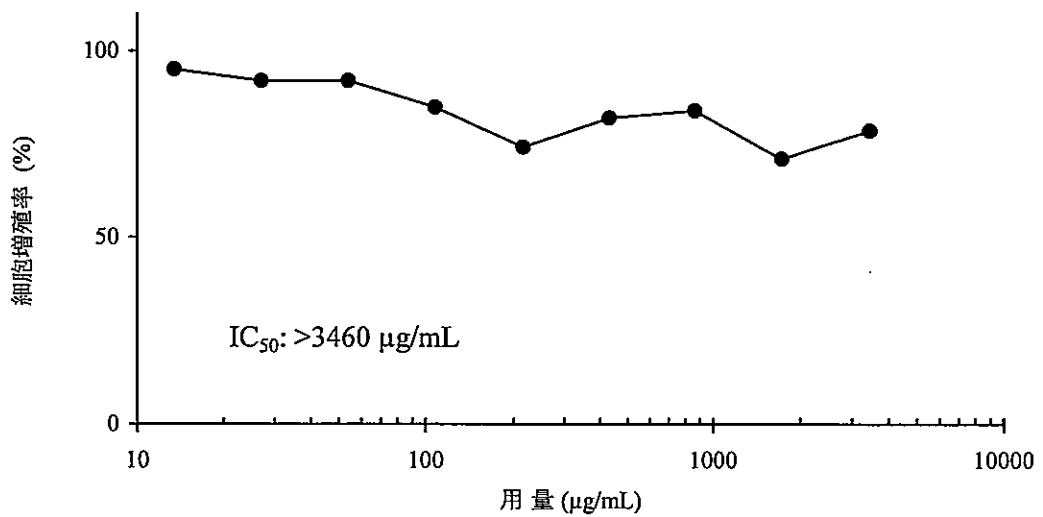
108, 216及び433 µg/mLの標本は観察しなかった。



短時間処理・- S9 mix



短時間処理・+ S9 mix



24時間連続処理

図 1 13F-OLEの細胞増殖抑制試験結果

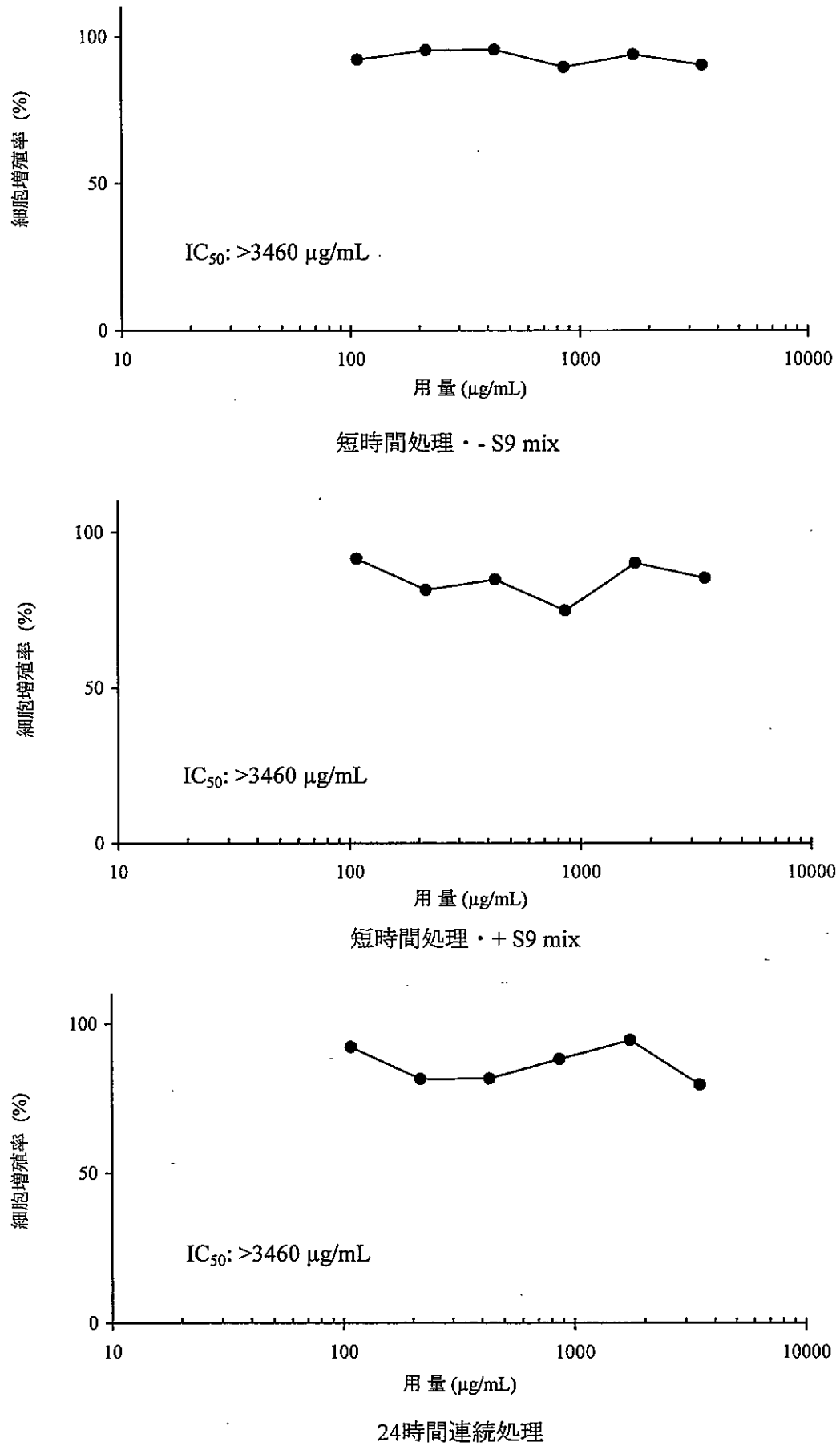


図2 13F-OLEの1回目の染色体異常試験における細胞増殖率

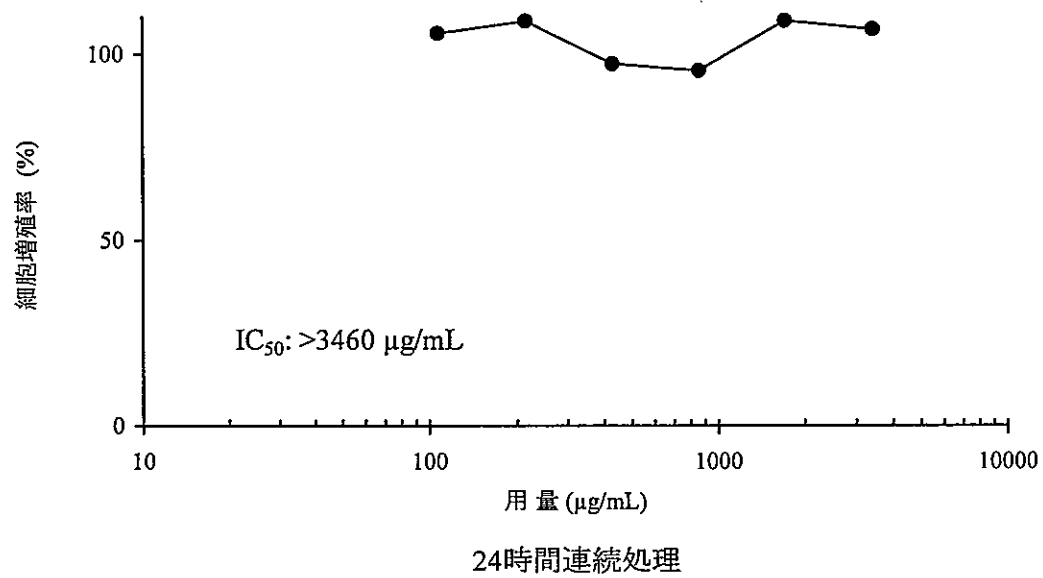


図3 13F-OLEの2回目の染色体異常試験における細胞増殖率

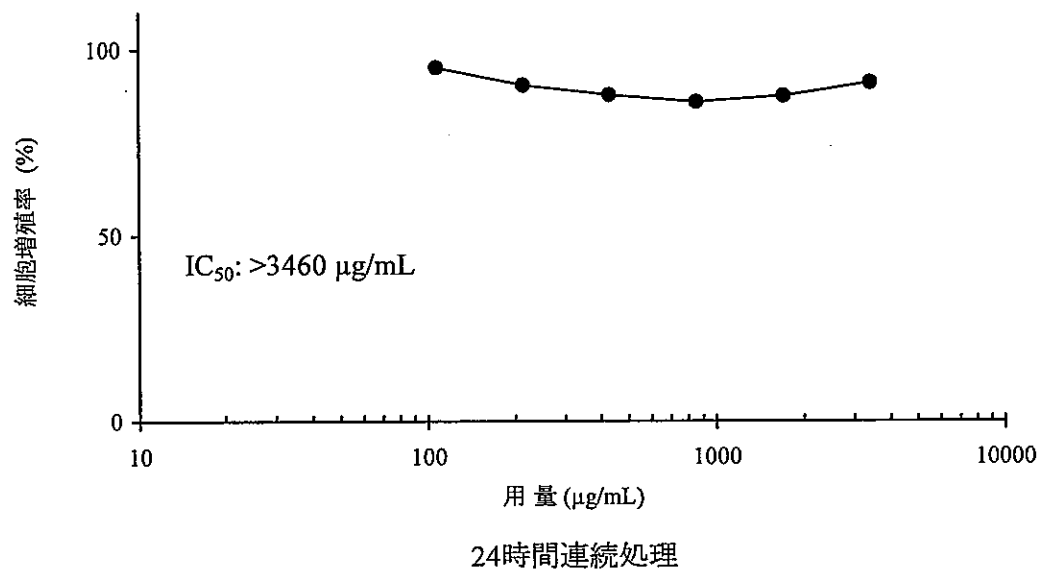


図 4 13F-OLEの3回目の染色体異常試験における細胞増殖率

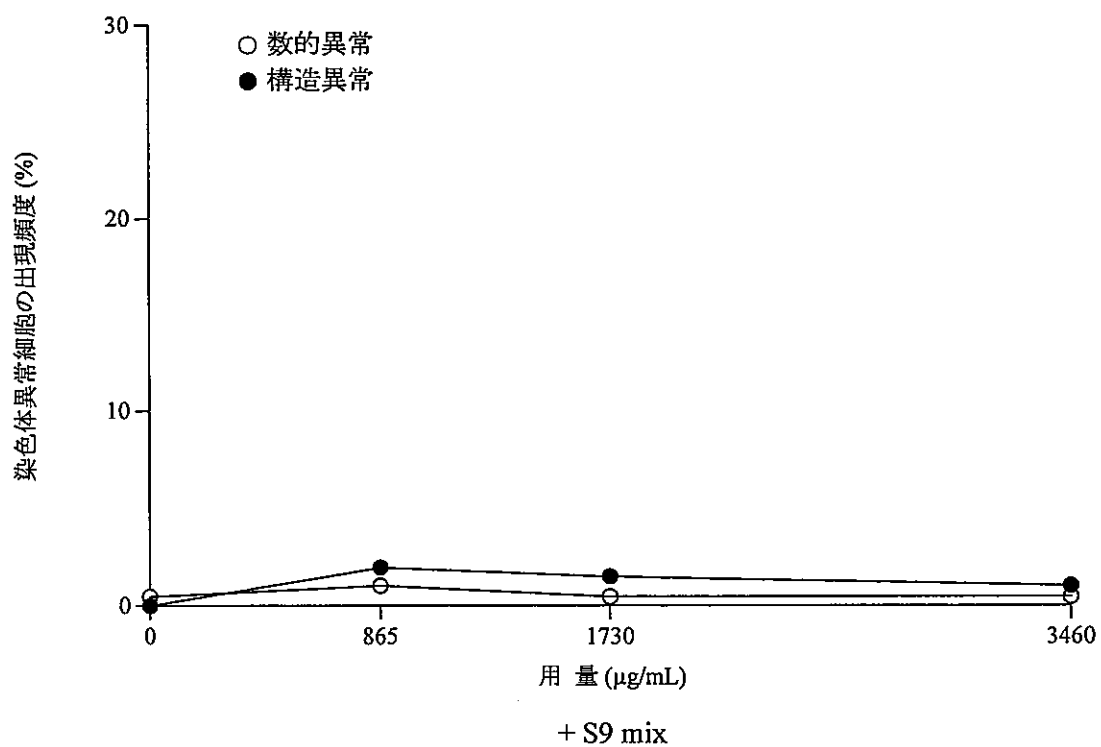
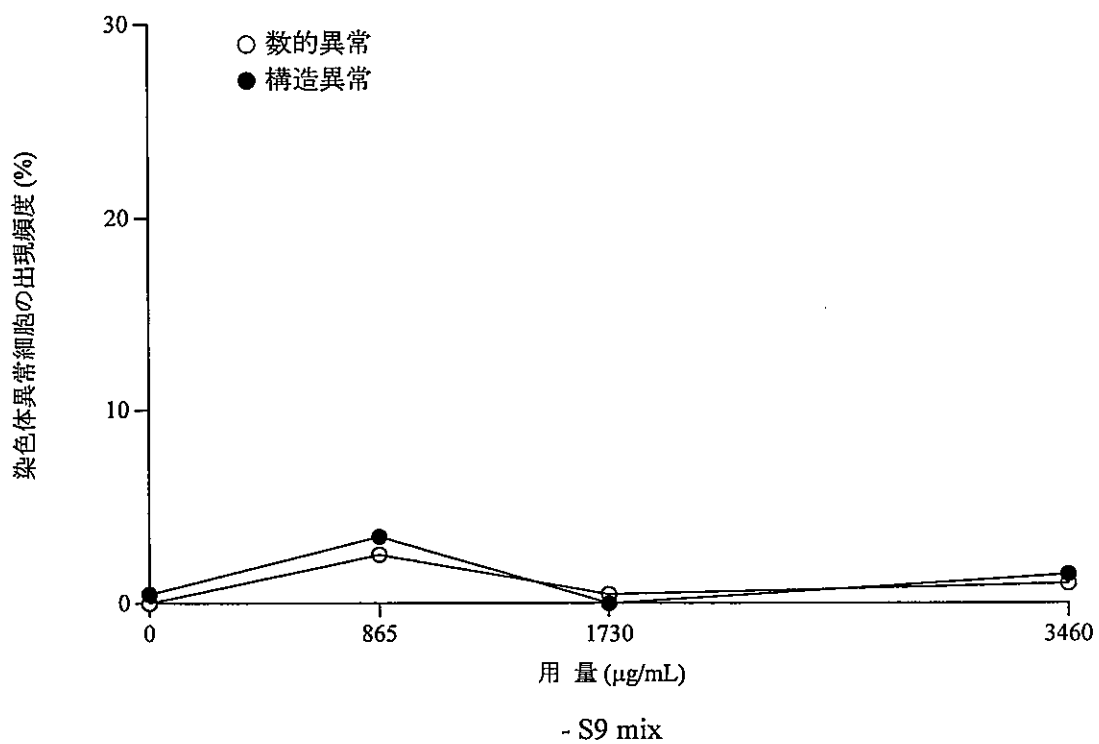


図5 13F-OLEの短時間処理法における染色体異常試験結果

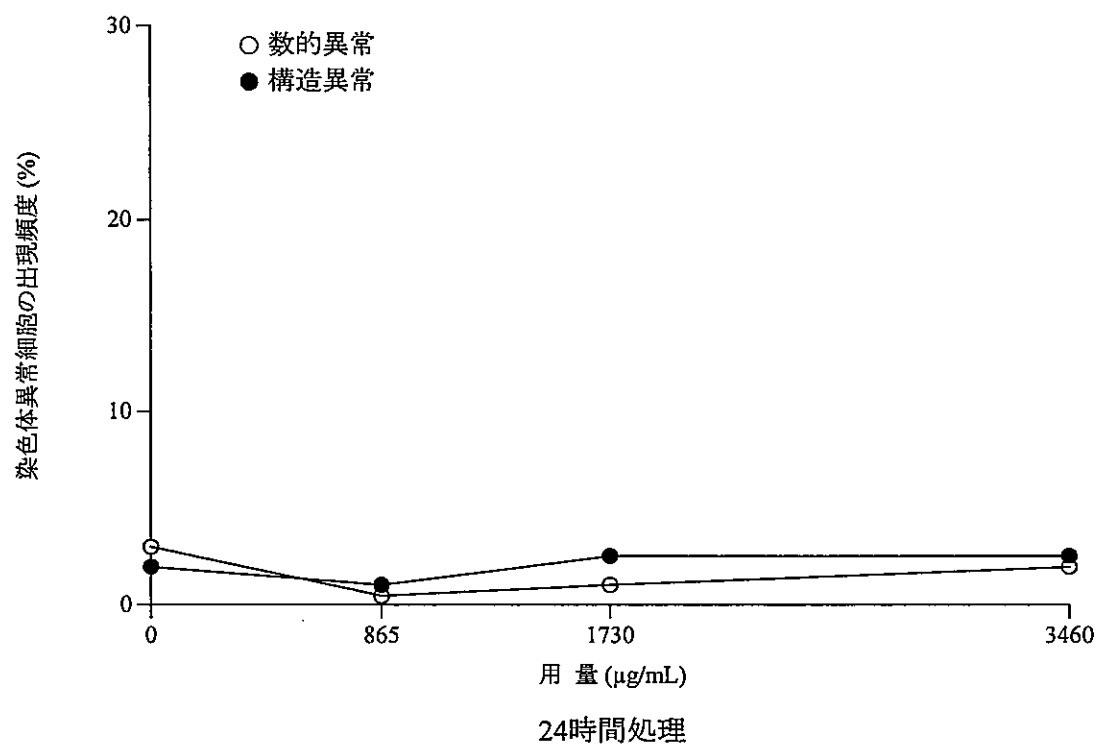


図 6 13F-OLEの連続処理法における染色体異常試験結果