

受付番号	662-21-E-9867
試験番号	99867

## 試 験 報 告 書

オキシプリノールのゼブラフィッシュを用いる胚-仔魚短期毒性試験

2022 年 3 月

一般財団法人化学物質評価研究機構  
久留米事業所

## 目 次

総頁数 27

1. 表 題 .....	4
2. 試験委託者 .....	4
3. 試験施設 .....	4
4. 試験目的 .....	4
5. 試験法 .....	4
6. 試験日程 .....	4
7. 要 約 .....	5
8. 試験材料 .....	6
8.1 被験物質 .....	6
9. 試験生物 .....	6
10. 試験の実施 .....	7
10.1 試験用水 .....	7
10.2 試験器具及び装置 .....	7
10.3 試験液の調製法 .....	7
10.4 試験条件 .....	8
10.5 受精卵の採取・選別 .....	8
10.6 生物の暴露 .....	8
10.7 試験液の換水 .....	8
10.8 観察及び測定 .....	9
10.9 結果の算出 .....	9
10.10 LOEC 及び NOEC の算出 .....	10
10.11 試験の有効性 .....	10
10.12 数値の取扱い .....	10
11. 試験結果及び考察 .....	10
11.1 生存率 .....	10
11.2 ふ化率 .....	10
11.3 ふ化後生存率 .....	10
11.4 生存指標 .....	10
11.5 一般状態等の観察結果 .....	11
11.6 試験液の観察と測定結果 .....	11
11.7 LOEC 及び NOEC .....	11
11.8 考 察 .....	11
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 .....	11

Table 1	Survival rate .....	12
Table 2	Hatching number and rate .....	13
Table 3	Survival rate after hatching and survival index .....	14
Table 4	Observed abnormal response.....	14
Table 5	Dissolved oxygen concentration of test solution.....	15
Table 6	pH of test solution .....	15
Table 7	Temperature of test solution .....	15
Table 8	LOEC and NOEC .....	16
Table 9	Result of statistical analysis .....	16
Appendix 1	試験用水の水質	
Appendix 2	被験物質濃度の測定方法及び結果	
Appendix 3	検量線及びクロマトグラム	
Additional data	予備試験結果	

## 1. 表 題

オキシプリノールのゼブラフィッシュを用いる胚-仔魚短期毒性試験

## 2. 試験委託者

名 称 環境省大臣官房環境保健部環境安全課

所在地 〒100-8975 東京都千代田区霞が関 1-2-2

## 3. 試験施設

名 称 一般財団法人化学物質評価研究機構 久留米事業所

所在地 〒839-0801 福岡県久留米市宮ノ陣三丁目 2 番 7 号

## 4. 試験目的

オキシプリノールのゼブラフィッシュに対する胚-仔魚期における致死及び亜致死的影响を調べ、最小影響濃度（LOEC）及び最大無影響濃度（NOEC）を求める。

## 5. 試験法

a) 生物応答を用いた排水試験法（検討案）（平成 25 年 3 月 排水（環境水）管理のバイオアッセイ技術検討分科会）「第 3 部 2. 胚・仔魚期の魚類を用いる短期毒性試験法」  
ただし、排水を対象とする場合にのみ適用すべき事項（試料の前処理等）は適用しなかった。

b) OECD Guidelines for Testing of Chemicals, No.212, September 21, 1998 "Fish, Short-term Toxicity Test on Embryo and Sac-fry Stages"  
ただし、被験物質に関する事項（試験濃度の設定、試験溶液の調製、試験物質濃度の測定等）のみ準じた。

## 6. 試験日程

試 験 開 始 日	2022 年 1 月 14 日
実 験 開 始 日	2022 年 1 月 19 日
実 験 終 了 日	2022 年 1 月 27 日
試 験 終 了 日	2022 年 3 月 1 日

## 7. 要 約

被験物質

オキシプリノール

試験目的

オキシプリノールのゼブラフィッシュに対する胚・仔魚期における致死及び亜致死的な影響を調べ、最小影響濃度（LOEC）及び最大無影響濃度（NOEC）を求める。

試験法

- a) 生物応答を用いた排水試験法（検討案）（平成 25 年 3 月 排水（環境水）管理のバイオアッセイ技術検討分科会）「第 3 部 2. 胚・仔魚期の魚類を用いる短期毒性試験法」ただし、排水を対象とする場合にのみ適用すべき事項（試料の前処理等）は適用しなかった。
- b) OECD Guidelines for Testing of Chemicals, No.212, September 21, 1998 "Fish, Short-term Toxicity Test on Embryo and Sac-fry Stages"
- ただし、被験物質に関する事項（試験濃度の設定、試験溶液の調製、試験物質濃度の測定等）のみ準じた。

試験条件

試験生物	ゼブラフィッシュ ( <i>Danio rerio</i> ) 受精卵（受精後 4 時間以内）
試験用水	脱塩素水道水
試験区	試験用水への溶解度付近（設定添加濃度として 100 mg/L）及び 対照区
試験液の調製	100 mg/L（設定）となるように供試試料と試験用水を混合し、48 時間攪拌後、メンブランフィルターでろ過したものを試験液と した。
暴露方式	半止水式（週 3 回、2 日または 3 日ごとに換水）
暴露期間	8 日間 [ふ化日（暴露 3 日後）から 5 日後]
連 数	4 連/試験区
試験生物数	60 個体/試験区（15 個体/試験容器）
試験液量	約 200 mL/試験区（約 50 mL/試験容器）
水 温	26.3～26.7℃
エアレーション	実施せず。
pH 調整	無し
照 明	室内灯、16 時間明/8 時間暗
給 餌	無給餌
被験物質濃度の測定	HPLC 法（暴露開始時、換水前後及び暴露終了時）

試験結果

試験用水への溶解度（26±1℃）	82.0 mg/L（予備試験での測定値）
NOEC	86.6 mg/L （試験用水への溶解度を除く上記濃度は、測定濃度の時間加重平均値に基づく値）

## 8. 試験材料

## 8.1 被験物質

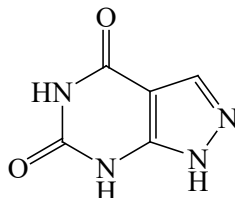
## a) 名称等

名 称 オキシプリノール

CAS 番号 2465-59-0

## b) 構造式等

構造式



分子式  $C_5H_4N_4O_2$

分子量 152.11

## c) 供試試料

被験物質純度 98.8% (HPLC)

供給者 Thermo Fisher Scientific K.K.

ロット番号 10146366

被験物質の純度は 100% として取り扱った。

## d) 物理化学的性状

融 点  $>300^{\circ}\text{C}$

外 観 淡黄色粉末

## e) 保管条件

室温暗所保管した。

## f) 取扱い上の注意

手袋、マスク、保護めがね及び白衣を着用し、皮膚、目への接触及び吸入を避けた。

## 9. 試験生物

種 ゼブラフィッシュ (*Danio rerio*)

生物種選択の理由 試験法に推奨されている種

供給源 国立研究開発法人国立環境研究所より入手した群

供試時の月齢 (親魚) 7 か月齢

供試段階 受精後 4 時間以内の受精卵 (桑実胚期)

群分け 無作為抽出

じゅん化 (親魚)

飼育水 脱塩素水道水

じゅん化方式 流水式

溶存酸素濃度 飽和溶存酸素濃度の 80% 以上

水 温  $26 \pm 1^{\circ}\text{C}$

明暗周期 室内灯による 16 時間明/8 時間暗

餌 料 アルテミアふ化幼生 (ソルトレイク産)

給餌量・頻度	飽食量・毎日
薬 浴	実施せず。
エアレーション	実施
ペアリング	
雌雄数	1 容器（5 L 容ガラス製容器）あたり、オス 2 個体、メス 1 個体
飼育水量	約 3 L/容器
ペアリング時期	暴露開始当日（2022 年 1 月 19 日）
飼育水	脱塩素水道水
水 温	26±1℃
エアレーション	実施せず。

#### 試験系の再現性の確認

基準物質による胚-仔魚短期毒性試験を実施

最新のデータを以下に示す。

基準物質：塩化ナトリウム

（容量分析用、ロット番号 APM2033、富士フイルム和光純薬）

実施期間：2021 年 11 月 24 日～12 月 3 日

NOEC：1.5 g/L

この値は当試験施設におけるバックグラウンドデータ（NOEC=0.75、1.5、1.5、1.5、3.0、1.5、1.5、1.5、1.5 及び 1.5 g/L、n=10）

とほぼ同等であり、試験系の顕著な変動は無かったものと判断される。

## 10. 試験の実施

### 10.1 試験用水

十分にエアレーションし、温度調節した脱塩素水道水を用いた。定期的に測定した試験用水の水質測定結果を Appendix 1 に示す。

### 10.2 試験器具及び装置

試験容器	80 mL 容ガラス製容器（直径 4.7 cm, 深さ 5.3 cm）
蓋	透明なプラスチック製の蓋
恒温槽	プラスチック製水槽
	加熱冷却装置 RX-401HPN-Z（イワキ）

### 10.3 試験液の調製法

100 mg/L（設定）となるように供試試料と試験用水を混合し、48 時間攪拌後、Stericup®（PVDF, 孔径 0.45 µm, Merck）で吸引ろ過した。その後、吸引ろ過によって低下した溶存酸素濃度を回復させるため、約 26℃の条件下でエアレーションしたものを試験液とした。なお、試験液は換水ごとに新しく調製した。

## 10.4 試験条件

暴露方式	半止水式（週 3 回、2 日または 3 日ごとに換水）
暴露期間	8 日間 [対照区のふ化率が 50%を超えた日をふ化日として（ふ化日：暴露 3 日後）ふ化日から 5 日後まで暴露]
試験濃度	試験用水への溶解度付近（設定添加濃度として 100 mg/L）のみの 限度試験  予備試験結果から試験濃度を決定した。 予備試験結果を Additional data に示す。
対照区	試験液と同様の攪拌処理をした被験物質を含まない試験用水
連 数	4 連/試験区
試験生物数	60 個体/試験区（15 個体/試験容器）
試験液量	約 200 mL/試験区（約 50 mL/試験容器）
水 温	26±1℃
エアレーション	実施せず。
pH 調整	無し
照 明	室内灯による 16 時間明/8 時間暗
給 餌	無給餌

## 10.5 受精卵の採取・選別

ペアリング水槽に産出された卵は、ガラスピペットを用いて飼育水と一緒に回収し、可能な限り空気に晒さないように注意して取り扱った。回収した卵は、水槽ごとにビーカーに適量の飼育水と一緒に移し入れ、実体顕微鏡下で観察し、未受精卵及び異常が認められるものを除去した。また、糞等の異物をできる限り除去した。選別した受精卵のうち、回収した卵数に対する正常な受精卵数が多いペアからの受精卵を試験に供した。試験に使用した受精卵は 1 ペアから採卵したものをを用いた。受精卵を入れたビーカーは、暴露開始時まで温度を試験温度に調整した恒温槽内に静置した。

## 10.6 生物の暴露

調製した試験液の水温を測定し、試験温度範囲にあることを確認後、各試験容器に分注した（各 50 mL）。また、各試験濃度について、試験容器とは別に試験液を約 50 mL 入れた容器（分注用試験容器：各試験濃度 1 つ）を用意した。供試用の受精卵を、各試験区用の分注用試験容器に必要数（試験区あたりの供試数）よりやや多めの数を手早くガラスピペットを用いて移し入れた。この時点を暴露開始とした。次に、ガラスピペットを用いて、分注用試験容器に入れた受精卵を各試験容器に正確に規定数だけ移し入れた。

## 10.7 試験液の換水

試験液の換水は、試験容器内の試験液のみを抜き取って新しいものに入れ替える方法で行った（試験容器の交換は行わなかった）。ガラスピペットを用いて、試験生物を吸わないように注意して試験容器内の試験液を約 5 mL 残して除去した。そこにできるだけ試験生物をかく乱しないよう緩やかに、新調した試験液（水温調整したもの）を約 55 mL になるように入れた。



## 10.8 観察及び測定

### a) 試験生物の一般状態

試験容器中の試験生物を肉眼または実体顕微鏡下で観察し、生死、一般状態及びふ化した胚体数を記録した。発生前期（器官形成前）の胚では、全体の透明性が消失して白濁したものを死亡とみなした。発生後期（器官形成後）及びふ化後の仔魚では、白濁または心臓の拍動が認められないものを死亡とみなした。また、対照区と比較して、形態異常（発育不全、尾部の卵黄からの不分離等）や心拍数の低下、行動異常などが見られた個体数を記録した。卵膜から胚（体幹部）が完全に出ていない状態のものはふ化前とみなした。観察後、死亡した胚、仔魚及びふ化後の卵膜を除去した。

### b) 試験液の状態

暴露開始時及び初回換水前（暴露 2 日後）に観察

### c) 試験液の水質

測定項目	溶存酸素濃度、pH 及び水温
測定頻度	暴露開始時、換水前後及び暴露終了時
測定方法	調製容器より一部分取した試験液について測定（調製時） 各試験容器の中層から均等量採取し、混合した試験液について測定（換水前及び暴露終了時）
測定機器	溶存酸素計 HQ30d (HACH) pH 計 HM-21P（東亜ディーケーケー） ガラス製棒状温度計

### d) 試験液中の被験物質濃度

測定頻度	暴露開始時、換水前後及び暴露終了時
測定試料	各試験容器の中層から均等量採取し、混合
測定方法	Appendix 2 参照

## 10.9 結果の算出

暴露試験から得られたデータをもとに、以下に定義される影響指標値を試験容器ごとに算出した。

なお、結果の算出には試験濃度として暴露期間中に測定した試験液中の被験物質濃度の時間加重平均値を用いた。

### a) 生存率

供試卵数に対する暴露終了時に生存した胚体または仔魚数の割合（％）

生存率 = 暴露終了時の（生存胚体数+生存仔魚数）/供試卵数×100

### b) ふ化率

供試卵数に対する最大ふ化所要日数までにふ化した卵数の割合（％）

ふ化率 = 最大ふ化所要日数での総ふ化仔魚数/供試卵数×100

（最大ふ化所要日数：ゼブラフィッシュでは暴露 5 日後）

### c) ふ化後生存率

暴露期間中にふ化した仔魚数に対する、暴露終了時に生存した仔魚数の割合（％）

ふ化後生存率 = 暴露終了時の生存仔魚数/暴露期間の総ふ化仔魚数×100

## d) 生存指標

ふ化に対する遅延の影響も加味した胚期からふ化後の仔魚に対する影響の指標

$$\text{生存指標} = \text{ふ化率} \times \text{ふ化後生存率} / 100$$

## 10.10 LOEC 及び NOEC の算出

生存率、ふ化率及び生存指標に関して、試験濃度において、いずれの影響指標値も対照区と有意差が認められなかった。ふ化後生存率では、全試験区において影響値が全て 0%であったため、有意差検定を実施しなかった。以上の結果から、試験濃度を NOEC とし、LOEC は推定しなかった。

本試験は限度試験であるため、ふ化後生存率を除く各影響指標に関して、Mann-Whitney U 検定により有意差検定（両側検定）を行った。有意差検定はエクセル統計 2012 for Windows ver.1.16 を使用した。これらの有意差検定結果に加え試験結果全体を考慮し、NOEC を評価した。

## 10.11 試験の有効性

本試験は、以下を満たす場合に有効とみなす。

- a) 対照区におけるふ化率が 80%以上であること。
- b) 対照区における暴露終了時の生存率が 70%以上であること。
- c) 対照区における溶存酸素が暴露期間を通して飽和酸素濃度の 60%以上であること。

## 10.12 数値の取扱い

数値の丸め方は、JIS Z 8401: 2019 規則 B に従った。

## 11. 試験結果及び考察

## 11.1 生存率

各試験区における生存率を Table 1 に示す。

対照区における生存率は 98.3%であり、有効性基準（70%以上）を満たしていた。生存率に関して対照区と比較し、試験濃度区において統計学的な有意差（ $p < 0.05$ ）は認められなかった。

## 11.2 ふ化率

各試験区におけるふ化個体数及びふ化率を Table 2 に示す。

暴露 5 日後までにふ化した卵数の割合から算出した対照区におけるふ化率は 98.3%であり、有効性基準（80%以上）を満たしていた。暴露 5 日後までのふ化率に関して対照区と比較し、試験濃度区において統計学的な有意差（ $p < 0.05$ ）は認められなかった。

## 11.3 ふ化後生存率

各試験区におけるふ化後生存率を Table 3 に示す。

ふ化後生存率に関して対照区と試験濃度区で共に 100%であったため検定を行わなかった。

## 11.4 生存指標

各試験区における生存指標を Table 3 に示す。

生存指標に関して対照区と比較し、試験濃度区において統計学的な有意差（ $p < 0.05$ ）は認められなかった。

### 11.5 一般状態等の観察結果

暴露期間中における一般状態の観察結果を Table 4 に示す。

対照区では、症状は観察されなかった。試験濃度区において、暴露 5 日後に活動度の低下の症状が 1 個体でのみ観察された。

### 11.6 試験液の観察と測定結果

#### a) 試験液の状態

全試験区において、暴露開始時及び初回換水前（暴露 2 日後）で共に無色透明であった。

#### b) 試験液の水質

試験液の水質を Table 5、6 及び 7 に示す。

暴露期間中に測定した溶存酸素濃度は 7.9～8.3 mg/L、pH は 7.7～7.9、水温は 26.3～26.7℃であった。なお、溶存酸素濃度は有効性基準（試験水温での飽和濃度\*の 60%以上）を満たしていた。

\* 25～27℃の飽和溶存酸素濃度: 8.26～7.97 mg/L、JIS K 0102: 2019

#### c) 試験液中の被験物質濃度

被験物質濃度の測定方法及び結果を Appendix 2、検量線及びクロマトグラムを Appendix 3 に示す。

測定した試験液中の被験物質濃度は、暴露開始時及び換水後で 82.7～89.9 mg/L（設定濃度に対して 82.7～89.9%）であった。換水前及び暴露終了時は 85.4～88.1 mg/L（設定濃度に対して 85.4～88.1%）であった。

試験濃度区における被験物質測定濃度の時間加重平均値は 86.6 mg/L であった。

### 11.7 LOEC 及び NOEC

LOEC 及び NOEC を Table 8、有意差検定結果を Table 9 に示す。

これらの結果から、本試験における NOEC は 86.6 mg/L とした。

### 11.8 考 察

試験は、被験物質の試験用水への溶解度付近における胚-仔魚期のゼブラフィッシュに対する致死及び亜致死の影響の有無を確認する限度試験として行った。

その結果、試験濃度区において全ての影響指標に関して有意な影響は認められず、顕著な毒性症状も認められなかったことから、NOEC は 86.6 mg/L となった。暴露期間中における試験液中の被験物質濃度は試験用水への溶解度付近に維持されていた。

試験環境条件は適切な範囲内であり、試験の有効性も満たしていることから、本試験は試験法に準じたものであったと判断される。

## 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

当該要因はなかった。

Table 1 Survival rate

Measured concentration <sup>a</sup> (mg/L)	Test vessel	At each exposure day (%)								At end of exposure (%)	
		1-day	2-day	3-day	4-day	5-day	6-day	7-day	8-day	Each vessel	Average $\pm$ S.D.
Control	A	100	100	100	100	100	100	100	100	100	98.3 $\pm$ 3.3
	B	100	100	100	100	100	100	100	100	100	
	C	93.3	93.3	93.3	93.3	93.3	93.3	93.3	93.3	93.3	
	D	100	100	100	100	100	100	100	100	100	
86.6	A	100	100	100	100	100	100	100	100	100	100 $\pm$ 0
	B	100	100	100	100	100	100	100	100	100	
	C	100	100	100	100	100	100	100	100	100	
	D	100	100	100	100	100	100	100	100	100	

a: Time-weighted mean of the measured concentrations (also expressed as measured concentration in the following tables)

Table 2 Hatching number and rate

Measured concentration (mg/L)	Test vessel	Hatching number at each exposure day								Hatching rate until 5 days later (%)	
		1-day	2-day	3-day	4-day	5-day	6-day	7-day	8-day	Each vessel	Average $\pm$ S.D.
Control	A	0	0	12	3					100	98.3 $\pm$ 3.3
	B	0	0	15						100	
	C	0	0	13	1					93.3	
	D	0	0	15						100	
86.6	A	0	0	15						100	100 $\pm$ 0
	B	0	0	14	1					100	
	C	0	0	15						100	
	D	0	0	14	1					100	

Table 3 Survival rate after hatching and survival index

Measured concentration (mg/L)	Test vessel	Survival rate after hatching (%)		Survival index	
		Each vessel	Average±S.D.	Each vessel	Average±S.D.
Control	A	100	100±0	100	98.3±3.3
	B	100		100	
	C	100		93.3	
	D	100		100	
86.6	A	100	100±0	100	100±0
	B	100		100	
	C	100		100	
	D	100		100	

Survival index: Hatching rate (until 5 days later) × Survival rate after hatching/100

Table 4 Observed abnormal response

Measured concentration (mg/L)	Result of observation at each exposure day (Left column: Total survival number, Right column: Symptom detail)															
	1-day		2-day		3-day		4-day		5-day		6-day		7-day		8-day	
Control	59	N	59	N	59	N	59	N	59	N	59	N	59	N	59	N
86.6	60	N	60	N	60	N	60	N	60	RA(1)	60	N	60	N	60	N

N: Normal (No abnormal response)

Value in parentheses expresses the number of individuals that showed the symptom.

Abbreviation of symptom

RA: Reduced activity

Table 5 Dissolved oxygen concentration of test solution

Measured concentration (mg/L)	0-day	2-day		5-day		7-day		8-day
		Old	New	Old	New	Old	New	
Control	8.3	8.2	8.2	8.1	8.1	8.1	8.0	8.1
86.6	8.3	8.1	8.2	7.9	8.2	8.0	8.1	8.0

Old: Before the renewal

New: After the renewal

Unit: mg/L

Table 6 pH of test solution

Measured concentration (mg/L)	0-day	2-day		5-day		7-day		8-day
		Old	New	Old	New	Old	New	
Control	7.7	7.9	7.9	7.9	7.9	7.9	7.9	7.9
86.6	7.7	7.8	7.7	7.8	7.8	7.8	7.7	7.8

Old: Before the renewal

New: After the renewal

Table 7 Temperature of test solution

Measured concentration (mg/L)	0-day	2-day		5-day		7-day		8-day
		Old	New	Old	New	Old	New	
Control	26.3	26.7	26.7	26.5	26.5	26.6	26.6	26.5
86.6	26.3	26.7	26.7	26.5	26.5	26.6	26.6	26.5

Old: Before the renewal

New: After the renewal

Unit: °C

Table 8 LOEC and NOEC

LOEC (mg/L)	NOEC (mg/L)
	86.6

Table 9 Result of statistical analysis

Measured concentration (mg/L)	Survival rate	Hatching rate until 5 days later	Survival rate after hatching	Survival index
86.6	n.s.	n.s.	-	n.s.
Statistical procedure	Mann-Whitney U test	Mann-Whitney U test	-	Mann-Whitney U test

n.s.: No significant difference from control

:- Since the survival rate after hatching both control and 86.6 mg/L exposure level were 100%, statistical test was not performed.

## Appendix 1

試験用水の水質



Chemical characteristics of dilution water (Sampling on July 6, 2021)

Parameter	Unit	Results	Determination limit
Total hardness (Ca, Mg)	CaCO <sub>3</sub> mg/L	48	1
Suspended solid	mg/L	< 1	1
pH	-	7.9 (25.4°C)	-
Total organic carbon	mg/L	< 0.5	0.5
Chemical oxygen demand	mg/L	< 1	1
Free residual chlorine	mg/L	< 0.02	0.02
Ammonium ion	mg/L	< 0.1	0.1
Total cyanide	mg/L	< 0.05	0.05
Alkalinity	CaCO <sub>3</sub> mg/L	42	1
Electric conductivity (25°C)	mS/m	18	0.1
Total mercury	mg/L	< 0.0005	0.0005
Cadmium	mg/L	< 0.001	0.001
Chromium (VI)	mg/L	< 0.01	0.01
Lead	mg/L	< 0.001	0.001
Arsenic	mg/L	< 0.005	0.005
Iron	mg/L	< 0.01	0.01
Copper	mg/L	0.002	0.001
Cobalt	mg/L	< 0.001	0.001
Manganese	mg/L	< 0.005	0.005
Aluminum	mg/L	0.04	0.02
Zinc	mg/L	< 0.1	0.1
Nickel	mg/L	< 0.001	0.001
Silver	mg/L	< 0.0001	0.0001
1,2-dichloropropane	mg/L	< 0.002	0.002
Chlorothalonil	mg/L	< 0.001	0.001
Propyzamide	mg/L	< 0.0008	0.0008
Chlornitrofen	mg/L	< 0.0001	0.0001
Simazine	mg/L	< 0.0003	0.0003
Thiobencarb	mg/L	< 0.001	0.001
Diazinon	mg/L	< 0.0005	0.0005
Isoxathion	mg/L	< 0.0008	0.0008
Fenitrothion	mg/L	< 0.0003	0.0003
EPN	mg/L	< 0.0006	0.0006
Dichlorvos	mg/L	< 0.001	0.001
Iprobenfos	mg/L	< 0.0008	0.0008
PCB	mg/L	< 0.0005	0.0005
Boron	mg/L	< 0.1	0.1
Fluorine	mg/L	0.2	0.1
Sulfate ion	mg/L	19	0.5
Chloride ion	mg/L	15	0.2
Sodium	mg/L	15	0.2
Potassium	mg/L	3.9	0.2
Calcium	mg/L	13	0.1
Magnesium	mg/L	3.5	0.1

## Appendix 2

被験物質濃度の測定方法及び結果

## 1. 試験液の前処理法

採取した試験液を分析用試料とし、そのまま若しくは試験用水で希釈して高速液体クロマトグラフィー（HPLC）試料を調製した。

## 2. 被験物質の定量分析

### a) 定量方法

本定量方法の有効性を確認するために、c)の標準溶液と同様に調製した0.100、0.500、1.00 及び 2.00 mg/L の4濃度の標準溶液を用いて検量線（最小二乗法による回帰式： $Y=aX+b$ , Y：応答量, X：被験物質濃度）を作成した。その結果、クロマトグラム上のピーク面積と濃度により作成した検量線の相関係数  $r$  は 0.995 以上であり、切片  $b$  の絶対値は応答量の最大値の 5%以内であったことから、検量線は原点を通過する直線とみなし、被験物質の定量は 1 濃度の標準溶液を用いた絶対検量線法で行った（Appendix figure 3-1 参照）。また、HPLC 試料の分析によって得られたクロマトグラム（一例）を Appendix 3 に示す。

試験液中の被験物質の定量下限値（LOQ：limit of quantification）は、定量性が確認された範囲での標準溶液の最低濃度（0.100 mg/L）とした。

### b) 分析条件

機 器	高速液体クロマトグラフ（機器番号 LC-153）	
ポンプ	LC-20AD	（島津製作所）
紫外可視分光検出器	SPD-20A	（島津製作所）
カラムオーブン	CTO-20A	（島津製作所）
オートインジェクター	SIL-20A <sub>HT</sub>	（島津製作所）
システムコントローラー	CBM-20A	（島津製作所）
デガッサー	DGU-20A <sub>3</sub>	（島津製作所）
ソフトウェア	LabSolutions CS（島津製作所）	
カラム	L-column ODS (150 mm × 4.6 mm I.D., 粒子径 5 μm, 化学物質評価研究機構)	
カラム温度	40℃	
溶離液	A（2%）：アセトニトリル B（98%）：超純水/ぎ酸（1000/1 v/v）	
流 量	1.0 mL/min	
測定波長	250 nm	
注入量	10 μL	

## c) 標準溶液の調製及び被験物質濃度の算出

供試試料 10. mg を電子分析天びんで正確にはかりとり、0.5%アンモニア水に溶解して 10 mL に定容し、1000 mg/L の被験物質溶液を調製した（試験番号:99865 で実施）。これを試験用水で希釈して 20.0 mg/L の被験物質溶液を調製した。さらにこれを試験用水で希釈して 1.00 mg/L の標準溶液を調製した。

HPLC 試料中の被験物質濃度は、標準溶液及び HPLC 試料のクロマトグラム上で得られるピーク面積を比較し、比例計算して求めた。

## 3. 測定結果

試験液中の被験物質濃度の測定結果を以下に示す。

Appendix table 2-1 Measured concentration of test item in test solution

Nominal concentration (mg/L)	Measured concentration (mg/L) (Percentage of measured concentration versus that at each preparation %)								
	At the start	2 days		5 days		7 days		At the end	Time- weighted mean
		Old	New	Old	New	Old	New		
Control	<LOQ	<LOQ	<LOQ	<LOQ	<LOQ	<LOQ	<LOQ	<LOQ	
100	88.3	85.6 (96.9)	82.7	85.4 (103)	89.9	88.0 (97.9)	89.4	88.1 (98.6)	86.6

Old: Before the renewal

New: After the renewal

LOQ: 0.100 mg/L

The time-weighted mean is calculated by the following expression:

$$[2(C_0 - C_{2E})/(\ln C_0 - \ln C_{2E}) + 3(C_{2S} - C_{5E})/(\ln C_{2S} - \ln C_{5E}) + 2(C_{5S} - C_{7E})/(\ln C_{5S} - \ln C_{7E}) + (C_{7S} - C_8)/(\ln C_{7S} - \ln C_8)]/8$$

where

$C_n$ : the measured concentration at n days

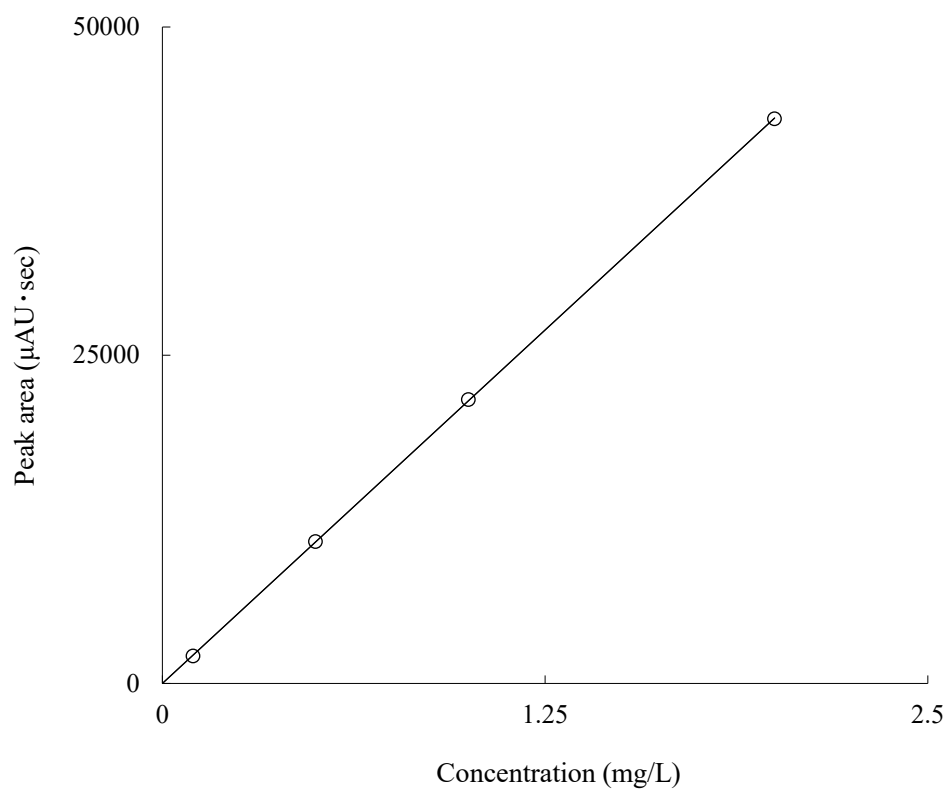
$\ln C_n$ : the natural logarithm of  $C_n$

E: Before the renewal

S: After the renewal

## Appendix 3

検量線及びクロマトグラム



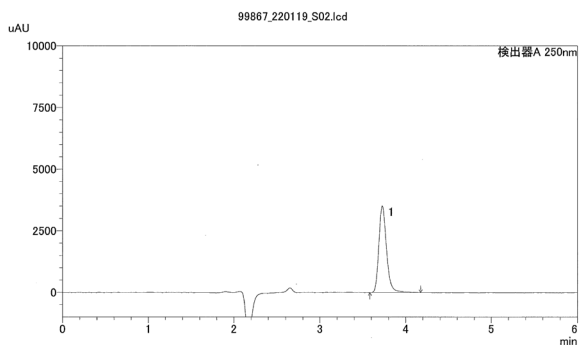
$$y = 21535x$$

$$r = 1.00$$

Concentration (mg/L)	Peak area (μAU·sec)
0.100	2082
0.500	10798
1.00	21624
2.00	43021

Appendix figure 3-1 Calibration curve of test item for analysis by HPLC.

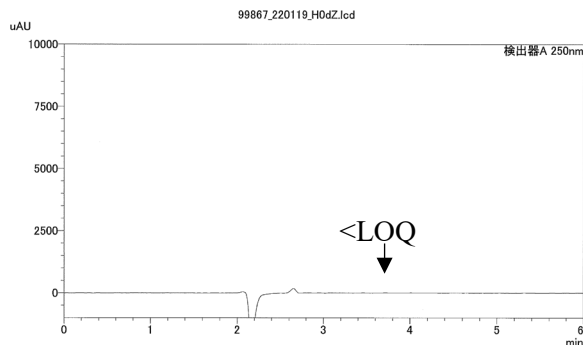
Sample ID : 99867  
 Sample Name : Standard solution 1.00 mg/L  
 Vial# : 17  
 Injection Volume : 10  
 Month-Day Acquired : 2022/01/19  
 Data File : 99867\_220119\_S02.lcd  
 Original Method File : 99865-99867default\_method.lcm  
 Acquired by : Chikako Yanagihara



99867\_220119\_S02.lcd  
 検出器A 250nm

Peak No	Peak code	Time (min)	Height (μAU)	Area (μAU·sec)	Area (%)
1		3.73	3518	22113	100.0
合計			3518	22113	100.0

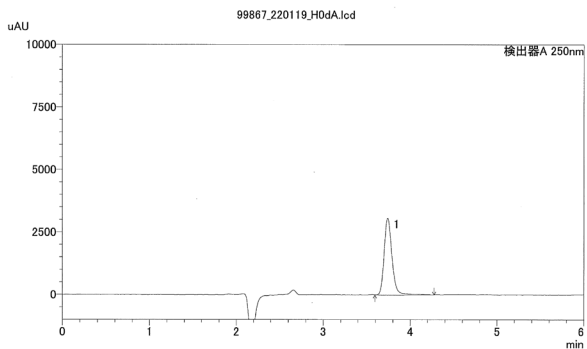
Sample ID : 99867  
 Sample Name : Control  
 Vial# : 18  
 Injection Volume : 10  
 Month-Day Acquired : 2022/01/19  
 Data File : 99867\_220119\_H0dZ.lcd  
 Original Method File : 99865-99867default\_method.lcm  
 Acquired by : Chikako Yanagihara



99867\_220119\_H0dZ.lcd  
 検出器A 250nm

Peak No	Peak code	Time (min)	Height (μAU)	Area (μAU·sec)	Area (%)
合計					

Sample ID : 99867  
 Sample Name : 100 % exposure level 入光2.573止  
 Vial# : 19 mg/L 2022.1.19 初回原  
 Injection Volume : 10  
 Month-Day Acquired : 2022/01/19  
 Data File : 99867\_220119\_H0dA.lcd  
 Original Method File : 99865-99867default\_method.lcm  
 Acquired by : Chikako Yanagihara

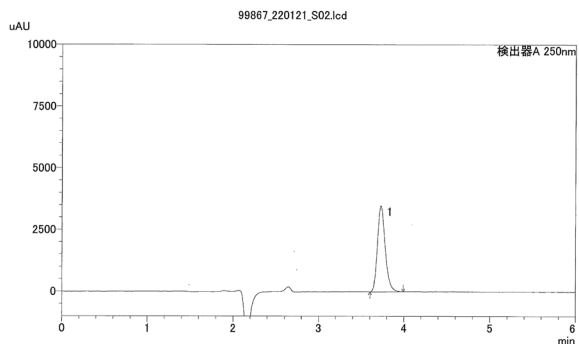


99867\_220119\_H0dA.lcd  
 検出器A 250nm

Peak No	Peak code	Time (min)	Height (μAU)	Area (μAU·sec)	Area (%)
1		3.74	3080	19527	100.0
合計			3080	19527	100.0

Appendix figure 3-2 HPLC chromatograms at start of exposure.

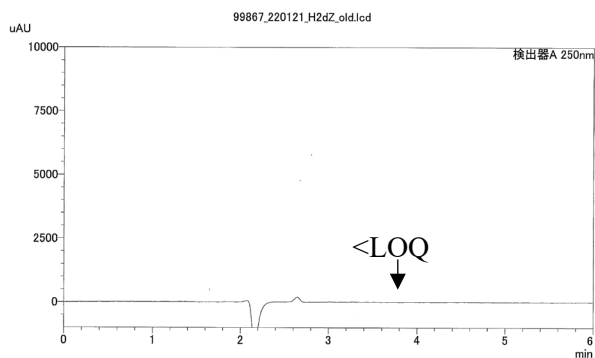
Sample ID : 99867  
 Sample Name : Standard solution 1.00 mg/L  
 Vial# : 27  
 Injection Volume : 10  
 Month-Day Acquired : 2022/01/21  
 Data File : 99867\_220121\_S02.lcd  
 Original Method File : 99865-99867default\_method.lcm  
 Acquired by : Chikako Yanagihara



99867\_220121\_S02.lcd  
検出器A 250nm

Peak No	Peak code	Time (min)	Height (μ AU)	Area (μ AU·sec)	Area (%)
1		3.73	3487	22294	100.0
合計			3487	22294	100.0

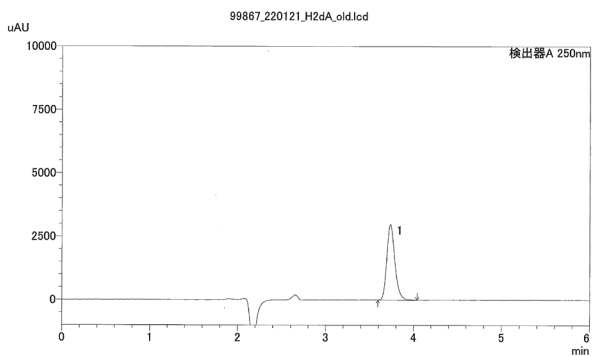
Sample ID : 99867  
 Sample Name : Control  
 Vial# : 28  
 Injection Volume : 10  
 Month-Day Acquired : 2022/01/21  
 Data File : 99867\_220121\_H2dZ\_old.lcd  
 Original Method File : 99865-99867default\_method.lcm  
 Acquired by : Chikako Yanagihara



99867\_220121\_H2dZ\_old.lcd  
検出器A 250nm

Peak No	Peak code	Time (min)	Height (μ AU)	Area (μ AU·sec)	Area (%)
合計					

Sample ID : 99867  
 Sample Name : 100 mg/L exposure level  
 Vial# : 29  
 Injection Volume : 10  
 Month-Day Acquired : 2022/01/21  
 Data File : 99867\_220121\_H2dA\_old.lcd  
 Original Method File : 99865-99867default\_method.lcm  
 Acquired by : Chikako Yanagihara



99867\_220121\_H2dA\_old.lcd  
検出器A 250nm

Peak No	Peak code	Time (min)	Height (μ AU)	Area (μ AU·sec)	Area (%)
1		3.73	2991	19079	100.0
合計			2991	19079	100.0

Appendix figure 3-3 HPLC chromatograms at 2 days after exposure (before renewal).



Additional data

予備試験結果

## 1. 被験物質の試験用水への溶解度

設定濃度	100 mg/L
調製方法	供試試料と試験用水を混合して攪拌
温 度	26±1℃
攪拌時間	24 及び 48 時間
不溶物除去	1 時間静置後、採取した中層をメンブランフィルター（PVDF, 孔径 0.45 µm, Merck）で吸引ろ過した。なお、フィルターはあらかじめ約 50 mL の試験液で洗浄を行った。
測定方法	Appendix 2 と同様

## &lt;溶解度測定結果&gt;

試料名	測定濃度 (mg/L)		算術平均値 (mg/L)
	24 時間攪拌後	48 時間攪拌後	
試料-1	73.6		75.4
試料-2	74.2		
試料-3	78.2		
試料-4		81.6	82.0
試料-5		82.5	
試料-6		81.8	

試験用水への溶解度: 82.0 mg/L

## 2. 生物予備試験

暴露方式	半止水式（2日または3日ごとに換水）
暴露期間	8日間〔対照区のふ化率が50%を超えた日をふ化日として（ふ化日：暴露3日後）ふ化日から5日後まで暴露〕
試験生物数	15個体/試験容器
連数	2連/試験区
試験液量	約50 mL/試験容器
試験液調製法	100 mg/L（設定）となるように供試試料と試験用水を混合し、48時間攪拌後、Stericup®（PVDF, 孔径 0.45 μm, Merck）で吸引ろ過したものを試験原液とした。調製した試験原液をそのまましくは試験用水で希釈して試験液を調製した。
分析	試験液中の被験物質濃度の測定を行った。

## &lt;試験生物への影響&gt;

試験原液含有率 (%)	生存率 (%)	ふ化率 (%) 〔暴露5日後まで〕	ふ化後生存率 (%)	生存指標	観察された症状 (暴露終了時)
対照区	96.7	96.7	96.7	93.3	-
10	100	96.7	100	96.7	-
100	100	96.7	100	96.7	-

- は症状が観察されなかったことを示す。

## &lt;試験液中の被験物質濃度&gt;

試験原液含有率 (%)	測定濃度 (mg/L) (対開始時濃度 %)	
	暴露開始時 (調製時)	暴露3日後 (換水前)
10	9.52	9.79 (103)
100	87.4	90.2 (103)

## 3. 本試験条件

試験区	試験用水への溶解度付近（設定添加濃度として 100 mg/L）のみの 限度試験及び対照区
暴露方式	半止水式（週3回、2日または3日ごとに換水）
濃度分析	暴露開始時、換水前後及び暴露終了時に実施