

受付番号	662-22-E-0300
試験番号	910300

試 験 報 告 書

N-アセチル-5-アミノサリチル酸のゼブラフィッシュを用いる胚-仔魚短期毒性試験

2023 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 28

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
8.2 試験生物	6
9. 試験の実施	7
9.1 試験用水	7
9.2 試験器具及び装置	7
9.3 試験液の調製法	7
9.4 試験条件	8
9.5 受精卵の採取・選別	8
9.6 生物の暴露	8
9.7 試験液の換水	8
9.8 観察及び測定	9
9.9 結果の算出	9
9.10 LOEC 及び NOEC の算出	10
9.11 試験の有効性	10
9.12 数値の取扱い	10
10. 試験結果及び考察	10
10.1 生存率	10
10.2 ふ化率	10
10.3 ふ化後生存率	10
10.4 生存指標	10
10.5 一般状態等の観察結果	10
10.6 試験液の観察と測定結果	10
10.7 LOEC 及び NOEC	11
10.8 考 察	11
11. 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	12
Table 3	Survival rate after hatching and survival index	13
Table 4	Observed abnormal response.....	13
Table 5	Dissolved oxygen concentration of test solution	14
Table 6	pH of test solution	14
Table 7	Temperature of test solution	14
Table 8	LOEC and NOEC	14
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

N-アセチル-5-アミノサリチル酸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

N-アセチル-5-アミノサリチル酸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。

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 2023 年 1 月 25 日

実 験 開 始 日 2023 年 1 月 25 日

実 験 終 了 日 2023 年 2 月 2 日

試 験 終 了 日 2023 年 3 月 6 日

7. 要 約

被験物質

N-アセチル-5-アミノサリチル酸

試験目的

N-アセチル-5-アミノサリチル酸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。

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	設定濃度として 100 mg/L (限度試験) 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、1 時間攪拌し溶解させて試験液を調製
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	25.9~26.2℃
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

NOEC 100 mg/L
(上記濃度は、設定濃度に基づく値)

8. 試験材料

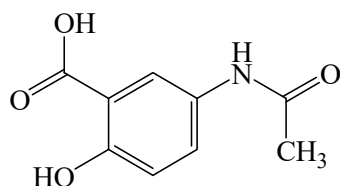
8.1 被験物質

a) 名称等

名 称	N-アセチル-5-アミノサリチル酸
別 名	5-アセトアミド-2-ヒドロキシ安息香酸
CAS 番号	51-59-2

b) 構造式等

構造式



分子式	C ₉ H ₉ NO ₄
分子量	195.17

c) 供試試料

被験物質純度	98%
供給者	BLD Pharmatech Ltd.
ロット番号	CLW023
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

外観	淡黄色固体
----	-------

e) 保管条件

デシケーター中で冷暗所保管した。

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。

8.2 試験生物

種	ゼブラフィッシュ (<i>Danio rerio</i>)
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、継代飼育した群
供試時の月齢 (親魚)	8 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±1℃
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（2023 年 1 月 25 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 ESP6063、富士フイルム和光純薬）

実施期間：2023 年 1 月 25 日～2 月 2 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、1.5 及び 1.5 g/L、n=11）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。

9. 試験の実施

9.1 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。

9.2 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）

9.3 試験液の調製法

100 mg/L（設定）になるように供試試料と試験用水を混合し、マグネティックスターラーで 1 時間攪拌し溶解させて試験液を調製した。なお、試験液は換水ごとに新しく調製した。

9.4 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	設定濃度として 100 mg/L（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

9.5 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。

9.6 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。

9.7 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）。ピペット等を用いて、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。

9.8 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、行動異常などがみられた個体数を記録した。卵膜から胚（体躯部）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、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

9.9 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、暴露期間中に測定した試験液中の被験物質濃度が設定濃度の 80～120%以内であったため、結果の算出には設定濃度を用いた。

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

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

9.10 LOEC 及び NOEC の算出

生存率、ふ化率、ふ化後生存率及び生存指標に関して、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。そのため、試験濃度を NOEC とし、LOEC は推定しなかった。

9.11 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。

9.12 数値の取扱い

数値の丸め方は、JIS Z 8401: 2019 規則 B に従った。

10. 試験結果及び考察

10.1 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 100%であり、有効性基準（70%以上）を満たしていた。また、試験濃度区においても 100%であったため有意差検定を行わなかった。

10.2 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 100%であり、有効性基準（80%以上）を満たしていた。また、試験濃度区においても 100%であったため有意差検定を行わなかった。

10.3 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全試験区で 100%であったため有意差検定を行わなかった。

10.4 生存指標

各試験区における生存指標を Table 3 に示す。

生存指標に関して全試験区で 100 であったため有意差検定を行わなかった。

10.5 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も、症状は観察されなかった。

10.6 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 7.8～8.9 mg/L、pH は 6.7～7.8、水温は 25.9～26.2℃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 100～102 mg/L（設定濃度に対して 100～102%）であった。換水前及び暴露終了時は 102～104 mg/L（設定濃度に対して 102～104%）であり、設定濃度の 80～120%以内に維持されていた。

10.7 LOEC 及び NOEC

LOEC 及び NOEC を Table 8 に示す。本試験における NOEC は 100 mg/L であった。

10.8 考 察

試験は被験物質の胚-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を求める試験として行った。その結果、全影響指標に関して、対照区及び試験濃度区でいずれも影響値が 0%若しくは 0 であったため有意差検定は実施せず、NOEC は 100 mg/L とみなした。

暴露期間中における試験液中の被験物質濃度は、設定濃度の 80～120%以内に維持されていた。

試験環境条件も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。

11. 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

Nominal concentration (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	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	
100	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	

Table 2 Hatching number and rate

Nominal 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	15						100	100 $\pm$ 0
	B	0	0	14	1					100	
	C	0	0	14	1					100	
	D	0	0	14	1					100	
100	A	0	0	13	2					100	100 $\pm$ 0
	B	0	0	15						100	
	C	0	0	15						100	
	D	0	0	13	2					100	

Blank expresses no embryo for observation.

Table 3 Survival rate after hatching and survival index

Nominal 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	100±0
	B	100		100	
	C	100		100	
	D	100		100	
100	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

Nominal 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	
Control	60	N	60	N	60	N	60	N
100	60	N	60	N	60	N	60	N

N: Normal (No abnormal response)

Table 5 Dissolved oxygen concentration of test solution

Nominal concentration (mg/L)	0-day	2-day		5-day		7-day		8-day
		Old	New	Old	New	Old	New	
Control	8.6	7.9	8.3	8.0	8.9	8.1	8.3	8.2
100	8.7	7.8	8.3	8.1	8.5	8.0	8.2	8.1

Old: Before the renewal

New: After the renewal

Unit: mg/L

Table 6 pH of test solution

Nominal concentration (mg/L)	0-day	2-day		5-day		7-day		8-day
		Old	New	Old	New	Old	New	
Control	7.8	7.8	7.7	7.4	7.5	7.8	7.7	7.7
100	6.8	7.6	6.7	7.5	6.8	7.6	6.7	7.6

Old: Before the renewal

New: After the renewal

Table 7 Temperature of test solution

Nominal concentration (mg/L)	0-day	2-day		5-day		7-day		8-day
		Old	New	Old	New	Old	New	
Control	25.9	26.1	26.2	26.0	25.9	26.1	26.0	25.9
100	25.9	26.1	26.2	25.9	25.9	26.0	26.0	25.9

Old: Before the renewal

New: After the renewal

Unit: °C

Table 8 LOEC and NOEC

LOEC (mg/L)	NOEC (mg/L)
	100

Appendix 1

試験用水の水質

Chemical characteristics of dilution water (Sampling on July 5, 2022)

Parameter	Unit	Results	Determination limit
Total hardness (Ca, Mg)	CaCO ₃ mg/L	42	1
Suspended solid	mg/L	< 1	1
pH	-	7.8 (26.2°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 ₃ mg/L	42	1
Electric conductivity (25°C)	mS/m	16	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	< 0.001	0.001
Cobalt	mg/L	< 0.001	0.001
Manganese	mg/L	< 0.005	0.005
Aluminum	mg/L	0.05	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
Chloronitrofen	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	0.1	0.1
Sulfate ion	mg/L	17	0.5
Chloride ion	mg/L	13	0.2
Sodium	mg/L	13	0.2
Potassium	mg/L	3.5	0.2
Calcium	mg/L	12	0.1
Magnesium	mg/L	2.9	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、そのまま若しくは脱塩素水道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、0.0100、0.100、0.500、1.00 及び 2.00 mg/L の 5 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（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（0.0100 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-139）	
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	（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 _{3R}	（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（48%）：メタノール/りん酸（1000/1 v/v） B（52%）：超純水/りん酸（1000/1 v/v）	
流 量	1.0 mL/min	
測定波長	254 nm	
注入量	100 μL	

c) 標準溶液の調製及び被験物質濃度の算出

供試試料 50.0 mg を電子分析天びんで正確にはかりとり、メタノールに溶解して 50 mL に定容し、1000 mg/L の被験物質溶液を調製した。これをメタノールで希釈して 10.0 mg/L の被験物質溶液を調製した。さらにこれを脱塩素水道水で希釈して 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た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 nominal concentration %)								
	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	102 (102)	104 (104)	102 (102)	102 (102)	100 (100)	103 (103)	102 (102)	103 (103)	102 (102)

Old: Before the renewal

New: After the renewal

LOQ: 0.0100 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

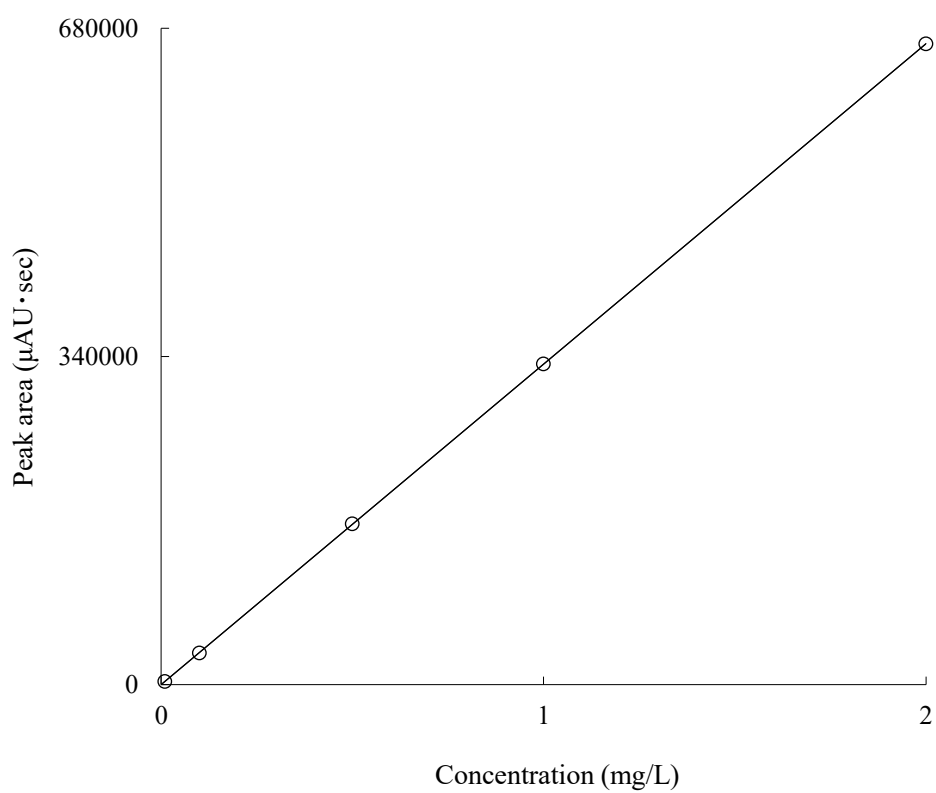
$\ln C_n$: The natural logarithm of C_n

E: Before the renewal

S: After the renewal

Appendix 3

検量線及びクロマトグラム



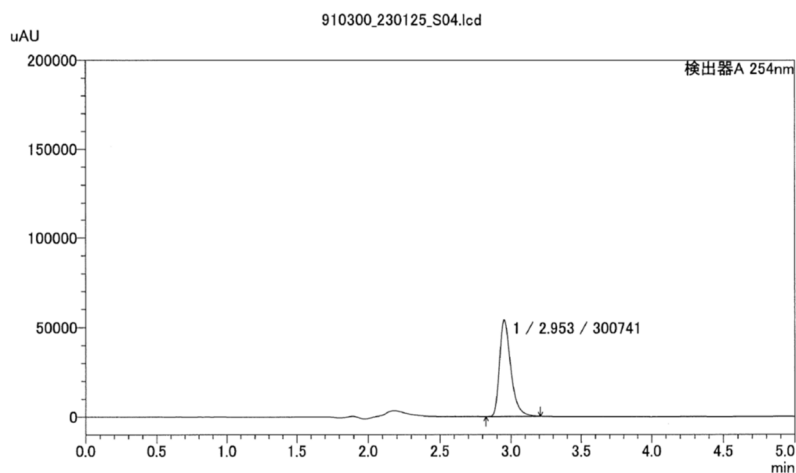
$$y = 332079x$$

$$r = 1.00$$

Concentration (mg/L)	Peak area (μAU·sec)
0.0100	3112
0.100	32802
0.500	166411
1.00	332410
2.00	663922

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

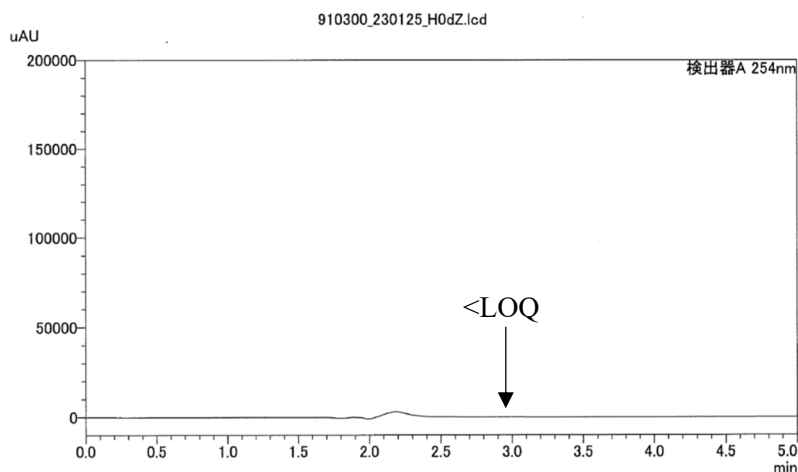
Sample ID : 910300
 Sample Name : Standard solution 1.00 mg/L
 Vial# : 1
 Injection Volume : 100
 Month-Day Acquired : 2023/01/25
 Data File : 910300_230125_S04.lcd
 Original Method File : 910298_910300_B52.lcm
 Acquired by : Hitomi Inoue



910300_230125_S04.lcd
検出器A 254nm

Peak No	Peak code	Time (min)	Height (μ AU)	Area (μ AU $\cdot$ sec)	Area (%)
1	1	2.95	54028	300741	100.0
合計			54028	300741	100.0

Sample ID : 910300
 Sample Name : Control
 Vial# : 2
 Injection Volume : 100
 Month-Day Acquired : 2023/01/25
 Data File : 910300_230125_H0dZ.lcd
 Original Method File : 910298_910300_B52.lcm
 Acquired by : Hitomi Inoue

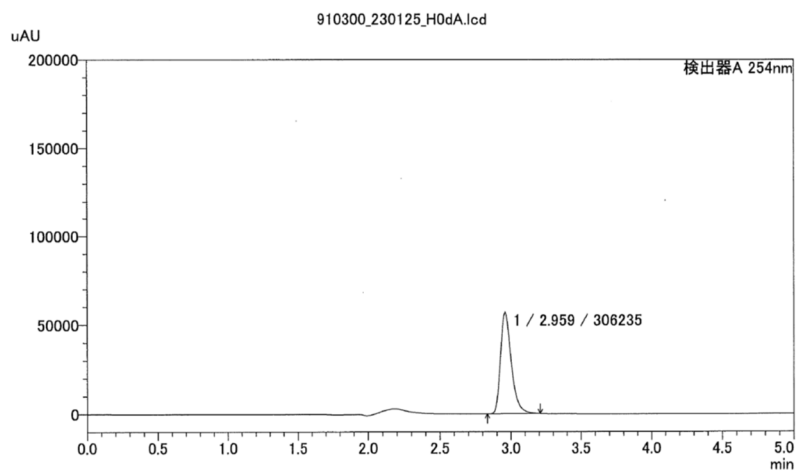


910300_230125_H0dZ.lcd
検出器A 254nm

Peak No	Peak code	Time (min)	Height (μ AU)	Area (μ AU $\cdot$ sec)	Area (%)
合計					

Appendix figure 3-2-1 HPLC chromatograms at start of exposure.

Sample ID : 910300
 Sample Name : 100 mg/L exposure level
 Vial# : 3
 Injection Volume : 100
 Month-Day Acquired : 2023/01/25
 Data File : 910300_230125_H0dA.lcd
 Original Method File : 910298_910300_B52.lcm
 Acquired by : Hitomi Inoue

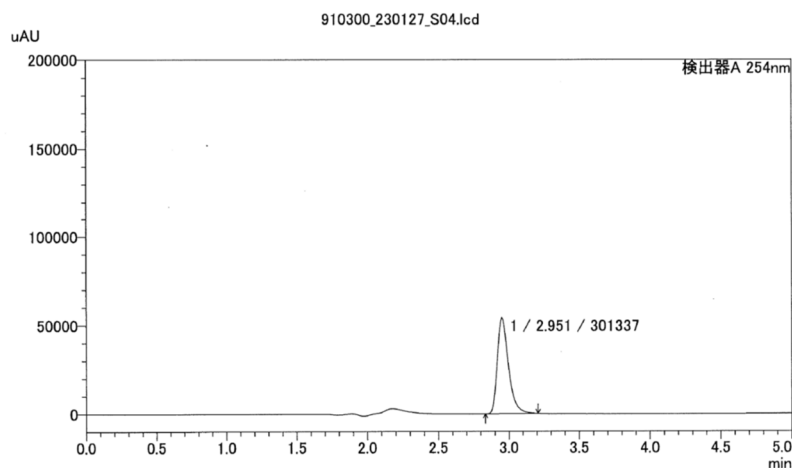


910300_230125_H0dA.lcd
 検出器A 254nm

Peak No	Peak code	Time (min)	Height (μ AU)	Area (μ AU $\cdot$ sec)	Area (%)
1	1	2.96	57111	306235	100.0
合計			57111	306235	100.0

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

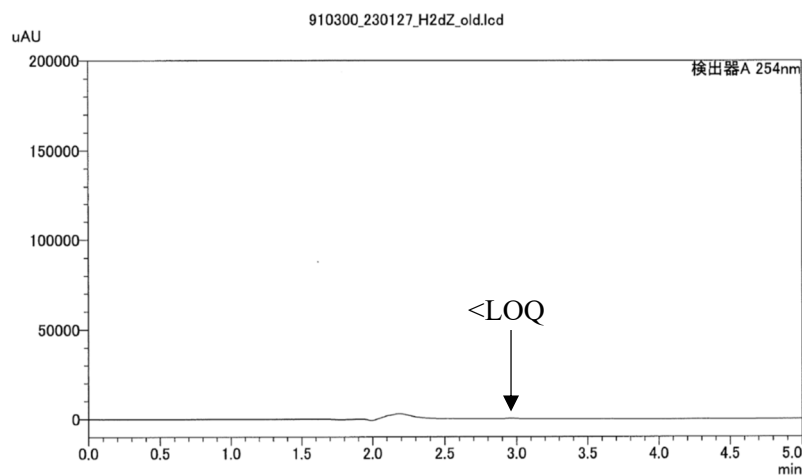
Sample ID : 910300
 Sample Name : Standard solution 1.00 mg/L
 Vial# : 1
 Injection Volume : 100
 Month-Day Acquired : 2023/01/27
 Data File : 910300_230127_S04.lcd
 Original Method File : 910298_910300_B52.lcm
 Acquired by : Yumi Nonaka



910300_230127_S04.lcd

Peak No	Peak code	Time (min)	Height (μ AU)	Area (μ AU $\cdot$ sec)	Area (%)
1	1	2.95	54312	301337	100.0
合計			54312	301337	100.0

Sample ID : 910300
 Sample Name : Control
 Vial# : 2
 Injection Volume : 100
 Month-Day Acquired : 2023/01/27
 Data File : 910300_230127_H2dZ_old.lcd
 Original Method File : 910298_910300_B52.lcm
 Acquired by : Yumi Nonaka

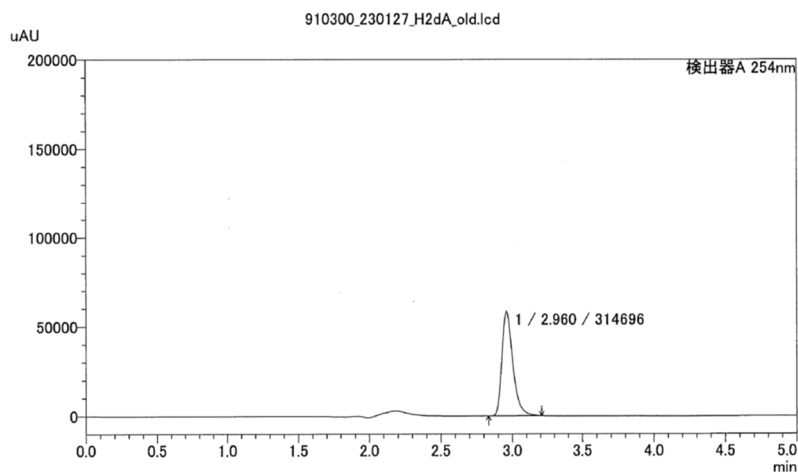


910300_230127_H2dZ_old.lcd

Peak No	Peak code	Time (min)	Height (μ AU)	Area (μ AU $\cdot$ sec)	Area (%)
合計					

Appendix figure 3-3-1 HPLC chromatograms at 2 days after exposure (before renewal).

Sample ID : 910300
 Sample Name : 100 mg/L exposure level
 Vial# : 3
 Injection Volume : 100
 Month-Day Acquired : 2023/01/27
 Data File : 910300_230127_H2dA_old.lcd
 Original Method File : 910298_910300_B52.lcm
 Acquired by : Yumi Nonaka



910300_230127_H2dA_old.lcd

検出器A 254nm

Peak No	Peak code	Time (min)	Height (μ AU)	Area (μ AU $\cdot$ sec)	Area (%)
1	1	2.96	58567	314696	100.0
合計			58567	314696	100.0

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

Additional data

予備試験結果

1. 予備試験で用いた供試試料

N-アセチル-5-アミノサリチル酸（ロット番号 CLW023）

2. 被験物質の試験用水への溶解度

被験物質の試験用水への溶解度は目視で 100 mg/L 以上と判断された。

3. 生物予備試験

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）になるように供試試料と試験用水を混合し、マグネティックスターラーにより 1 時間攪拌し溶解させて調製した試験原液を、そのまま若しくは試験用水で適宜希釈して各試験液を調製した。
分析	試験液中の被験物質濃度の測定を行った。

<試験生物への影響（平均値）>

設定濃度区 (mg/L)	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	100	100	100	100	-
1.00	100	100	100	100	-
10.0	100	100	100	100	-
100	100	100	100	100	-

- は症状が観察されなかったことを示す。

<試験液中の被験物質濃度>

設定濃度区 (mg/L)	測定濃度 (mg/L) (対設定濃度 %)	
	暴露開始時	暴露 3 日後（換水前）
1.00	0.974 (97.4)	0.973 (97.3)
10.0	9.94 (99.4)	9.95 (99.5)
100	101 (101)	102 (102)

4. 本試験条件

試験区	設定濃度として 100 mg/L（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