

IV 藻類生長阻害試験

目的

本試験は、指数増殖期の藻類を被験物質に暴露し、対照区に対する生長阻害率を測定することにより、藻類の生長に対する被験物質の毒性を明らかにすることを目的とする。なお、本試験において生長とは暴露期間中の生物量細胞濃度（培地1mL当たりの細胞の数）の増加をいう。

1 供試生物

Pseudokirchneriella subcapitata（旧名 *Selenastrum capricornutum*）が推奨されるが、*Desmodesmus subspicatus*（旧名 *Scenedesmus subspicatus*）など、他の種を用いてもよい。なお、これらの2種以外の種を使用する場合には、暴露期間中、指数増殖期が維持されることが確認されていなければならない。

2 試験容器及び機器

本試験では次に示す試験容器及び機器を用いる。

2-1 試験容器

試験容器等、試験溶液と接触する器具はすべてガラス製又は化学的に不活性な材質でできたものを用いる。試験容器は、空気に接する面が十分確保できるものを用いる。例えば、100mLの容量の試験溶液には250mLの三角フラスコが適している。

被験物質が揮散しやすい物質の場合は、密栓付フラスコを使用するなど適切な対応を行う。

2-2 培養装置

培養は、温度、照明条件を一定に維持できる培養器又は培養室において行う。

2-3 生物量細胞濃度計測装置

生物量細胞濃度の計測は、例えば、粒子計数装置、顕微鏡下での血球計算盤の使用、蛍光光度計、分光光度計又は比色計を用いて行う。なお、分光光度計を使用して低濃度の細胞濃度を測定する場合は、少なくとも4cmの光路長のセルを使用する。

3 培地

次の組成の培地又はこれと同程度の組成の培地が推奨される。

- ・ 塩化アンモニウム 15 mg/L
- ・ 塩化マグネシウム六水和物 12 mg/L
- ・ 塩化カルシウム二水和物 18 mg/L
- ・ 硫酸マグネシウム七水和物 15 mg/L
- ・ リン酸二水素カリウム 1.6 mg/L
- ・ 塩化鉄（III）六水和物 0.064~~0.08~~ mg/L
- ・ エチレンジアミン四酢酸二ナトリウム二水和物 0.1 mg/L
- ・ ホウ酸 0.185 mg/L
- ・ 塩化マンガン四水和物 0.415 mg/L

下線部分は挿入箇所、二重取消線部分は削除箇所を示す。

- ・ 塩化亜鉛 0.003 mg/L
- ・ 塩化コバルト六水和物 0.0015 mg/L
- ・ 塩化銅二水和物 0.00001 mg/L
- ・ モリブデン酸二ナトリウム二水和物 0.007 mg/L
- ・ 炭酸水素ナトリウム 50 mg/L

この培地は大気との平衡状態でこれらを混合の上、塩酸又は水酸化ナトリウム水溶液を用いて pH を 8.1 となるまでに調整し、滅菌する。

4 前培養

藻類を試験条件にじゅん化させ、試験に用いる指数増殖期の藻類前培養液を得るために、暴露開始前に 2 ~ 4 日間以上、試験と同条件で前培養を行う。前培養液に接種する藻類の生物量を調整し、暴露開始時に指数増殖期になるようとする。

5 試験溶液

各濃度の試験溶液の調製は、必要量の被験物質を培地で直接溶解するか、あるいは、適切な濃度の被験物質の原液を調製し、原液を培地で希釈することにより行う。この他、試験溶液の調製に関しては、III_総則の 2 試験溶液の調製によるものとする。

6 試験条件

6-1 暴露期間

原則として 72 時間以上とする。

6-2 初期生物量細胞濃度

試験での初期生物量細胞濃度は、藻類が暴露期間中指數関数的な増殖を維持できるよう十分低くする。乾燥重量が 0.5mg/L を超えないように設定する。例えば、*Pseudokirchneriella subcapitata* では $5 \times 10^3 \sim 1 \times 10^4$ cells/mL、*Desmodesmus subspicatus* では $2 \sim 5 \times 10^3$ cells/mL をとすることが推奨される。他の種を使う時は乾燥重量生物量で同程度となるようとする。

6-3 試験濃度

少なくとも 5 濃度区を等比級数的にとる。この濃度範囲で、0 ~ 75% の生長阻害を起こす範囲が含まれることが望ましい。なお、100mg/L 以上の濃度で試験を行う必要はない。

別に対照区をおく。やむを得ず助剤を使用した場合は、対照区に加え助剤対照区を設ける。

6-4 連数（繰り返し）

各試験濃度区について 3 連とする。対照区については 6 連（助剤対照区を設けている場合には、対照区については 3 連、助剤対照区については 6 連）で試験を実施することが望ましい。

6-5 培養方法

- ・ 温度 21 ~ 24 °C の範囲内で設定し、培養器又は培養室内の変動は ± 2 °C 以内とする。
- ・ 照明 60~120 μE/m²/s (白色又は昼光色の蛍光灯を用い、連続的かつ均一に照射する。)

下線部分は挿入箇所、二重取消線部分は削除箇所を示す。

- ・ 培養方法 振とう培養（被験物質が揮発性でない場合は、試験容器は通気性のよい蓋を用いる。暴露期間中、藻類は懸濁状態にしておく必要がある。）

7 被験物質への暴露の開始

各試験容器に、6-2に基づき設定した生物量初期細胞濃度になるように前培養した藻類を接種して暴露を開始する。

8 生物量細胞濃度の測定

各試験容器の生物量細胞濃度は、少なくとも暴露開始後 24、48 及び 72 時間後に測定する。滅菌した培地を粒子計測装置のバックグラウンドや分光光度計等のブランクとして用いる。

9 被験物質濃度等の測定

9-1 被験物質濃度の測定

被験物質の濃度は、少なくとも最低及び最高試験濃度区並びに予測される EC₅₀ 付近の試験濃度区について暴露開始時及び終了時に測定することとする。また、暴露期間中に設定初期濃度より 20%以上低下することが予測される場合は、すべての試験濃度区について暴露開始時及び終了時に測定することが望ましい。さらに、揮発性あるいは吸着性の強い物質など、暴露期間中に著しく濃度が低下することが予測されるものについては、暴露期間中 24 時間間隔で分析を追加することが望ましい。

9-2 試験環境の測定

試験溶液の pH を暴露開始時及び終了時に測定する。暴露期間中、対照区（助剤対照区を含む。）の pH は通常の場合、1.5 以上変動してはならない。

10 限度試験

100mg/L 又は水溶解限度のより低い方の濃度で被験物質が毒性を示さないことが予想される場合等には、この濃度で限度試験を行い、NOEC 等がこの濃度より大きいことを示すことができる。前述の試験条件および有効性の基準は、限度試験にも適用するが、試験の連数は 2 倍に増やすこととする。対照区（助剤対照区を設けている場合には助剤対照区）と試験濃度区の生長速度等の平均値を比較するために、t 検定等の統計解析を行う。

11 試験の有効性

Pseudokirchneriella subcapitata 及び Desmodesmus subspicatus では、次の条件が満たされる場合、試験は有効とみなされる。

- ・ Pseudokirchneriella subcapitata では、対照区（助剤対照区を含む。）の生物量細胞数が暴露期間中に少なくとも 16 倍に増殖すること。
- ・ 対照区の毎日の生長速度の変動係数（助剤対照区の毎日の生長速度の変動係数を含む。）が暴露期間を通じて 35% を超えないこと。
- ・ 対照区の繰り返し間の生長速度の変動係数（助剤対照区の繰り返しの生長速度の変

下線部分は挿入箇所、二重取消線部分は削除箇所を示す。

動係数を含む。) が 7±5% を超えないこと。

1.2 結果の算出方法

1.2-1 結果の取扱い

結果の算出は、原則として被験物質の実測濃度の適切な平均値に基づいて行う。暴露期間中、被験物質濃度が設定濃度または初期実測濃度の±20%以内に保たれていたことが証明できる場合には、設定濃度または初期実測濃度に基づいて結果の算出を行うことができる。

各試験濃度区と対照区(助剤対照区を含む。)の生物量細胞濃度を暴露期間と被験物質濃度とともに表にする。各試験濃度区の生物量の平均値と対照区の生物量細胞濃度の平均値(助剤対照区の生物量の平均値を含む。)を時間に対してプロットし、生長曲線を描く。このとき、対照区(助剤対照区を含む。)の生長曲線が、暴露期間を通じて指数増殖期にあることを確認する。

被験物質濃度と影響の関係は、1.2-2及び1.2-3に示す**両方**の方法を用いて計算する
~~ことが望ましい~~。

1.2-2 生長速度の比較

指數関数的に増殖しているときの生長速度は次のようにして計算される。

$$\mu_{i-j} = \frac{\ln X_j - \ln X_i}{t_j - t_i}$$

ここで、

$\mu_{ij} = t_i$ 時から t_j 時までの期間の生長速度。通常、日当たり(d^1)で表す。

XN_i = t_i 時の生物量実測細胞濃度(cells/mL)。試験開始時(t_0)の生物量細胞濃度については設定値を用いる。

XN_j = t_j 時の生物量実測細胞濃度(cells/mL)。

t_i = 暴露開始後 i 回目に生物量細胞濃度を測定した時間(d)

t_j = 暴露開始後 j 回目に生物量細胞濃度を測定した時間(d)

EC₅₀を算出する場合は、暴露開始時から 72 時間後までの暴露期間を通じた生長速度を求める。~~試験の有効性を調べるためにには、対照区の 1 目ごとの生長速度を求め、毎日の生長速度の変動係数が暴露期間を通じて 35% を超えないことを確認する。~~

なお、生長速度は、生物量実測細胞濃度の対数を時間に対してプロットし、その回帰直線の傾きから導くこともできる。

各試験濃度区における生長(速度)阻害率(I_μ)は、対照区(助剤対照区を設けている場合には助剤対照区)の生長速度の平均値(μ_c)と各試験濃度区での生長速度

下線部分は挿入箇所、二重取消線部分は削除箇所を示す。

の平均値 ($\mu_{\bar{r}}$)との間の差として次のように計算する。

$$I_{\mu} = \frac{\mu_c - \mu_{\bar{r}}}{\mu_c} \times 100$$

~~1 2 - 3 生長曲線下の面積の比較~~

~~生長曲線の下の面積は次の式に従って計算される。~~

$$\overline{A} = \frac{N_1 - N_0}{2} \times t_1 + \frac{N_1 + N_2 - 2N_0}{2} \times (t_2 - t_1) + \frac{N_{n-1} + N_n - 2N_0}{2} \times (t_n - t_{n-1})$$

=

~~ここで、 A = 面積~~

~~N_0 暴露開始時 (t₀) の設定細胞濃度 (cells/mL)~~

~~N_t t₁ 時の実測細胞濃度 (cells/mL)~~

~~N_n t_n 時の実測細胞濃度 (cells/mL)~~

~~t₁ 暴露開始後最初に細胞濃度を測定した時間~~

~~t_n 暴露開始後 n 回目に細胞濃度を測定した時間~~

~~各試験濃度区における生長阻害率 (I_A) は、対照区の生長曲線下の面積 (A_c) と各試験濃度区の生長曲線下の面積 (A) との間の差として次のようにして計算する。~~

$$\overline{I_A} = \frac{A_c - A_t}{A_c} \times 100$$

~~1 2 - 3 毒性値の算出~~

~~I_A は A_t の値を被験物質濃度の対数に対してプロットする。その回帰式等を用いて 50% 阻害濃度を求める。I_A より導かれた EC₅₀ は ErC₅₀、I_A より導かれた EC₅₀ は Ec₅₀ と表す。~~

~~なお、生長速度での小さな変化は生物量にすると大きな変化になることから、Ec₅₀ と ErC₅₀ は数値として比較できるものではない。~~

~~また、対照区(助剤対照区を設けている場合には助剤対照区)と各試験濃度区の μ_{obsd} は A_t の値について、分散分析と多重比較を行い、それぞれの場合について NOEC を求める。~~

1 3 結果のまとめ

試験の結果は様式 7 によりまとめ、最終報告書を添付するものとする。

下線部分は挿入箇所、二重取消線部分は削除箇所を示す。

[様式 7]

藻類生長阻害試験結果報告書

1. 一般的事項

新規化学物質等の名称 (IUPAC命名法による)			
別名			
C A S 番号			
構造式又は示性式 (いずれも不明な場合は、 その製法の概要)			
分子量			
試験に供した新規 化学物質の純度(%)			
試験に供した新規 化学物質のロット番号			
不純物の名称 及び含有率			
蒸気圧			
対水溶解度			
1-オクタノール/水分配係数			
融点			
沸点			
常温における性状			
安定性			
溶媒に対する溶解度等	溶媒	溶解度	溶媒中の安定性

[備考] 物理化学的性状は、可能な限り記入すること。

- 「蒸気圧」の欄には、被験物質の蒸気圧を記入すること。
- 「安定性」の欄には、温度、光等に対する安定性を記入すること。
- 「溶媒に対する溶解度等」の欄には、被験物質の溶媒に対する溶解度及びその溶媒中での安定性を記入すること。

下線部分は挿入箇所、二重取消線部分は削除箇所を示す。

2. 試験溶液の被験物質濃度の分析方法

項目	方 法
分析方法	
前処理法	
定量条件	

[備 考]

1. 「分析方法」の欄には、実測した分析法を具体的に記入すること。
2. 「前処理法」の欄には、分析を行う前に実施した処理の概要を記入すること。藻類においては細胞の分離手法を明記すること。
3. 「定量条件」の欄には、分析に用いた機器や温度・溶離液等の分析の条件を記入すること。

下線部分は挿入箇所、二重取消線部分は削除箇所を示す。

3. 試験材料及び方法

項目		内容
<u>試験方法</u>		
試験生物	種（学名・株名）	
	入手先	
	対照物質への感受性 (EC ₅₀) (対照物質名)	
前培養	前培養の期間	
	培地名	
	環境条件（水温、光強度）	
試験条件	試験容器	
	培地名	
	暴露期間	年 月 日～年 月 日
	試験濃度（設定値）	(公比)
	初期細胞濃度初期生物量	cells/mL
連数	試験濃度区	
	対照区	
試験溶液量		
助剤	助剤の有無	
	種類	
	濃度	
	助剤対照区の連数	
培養方式（振とう培養、 静置培養、連續培養等）		
水温又は培養温度		
照明（光強度・時間等）		
結果の算出 方法	速度法	
	面積法	

[備考]

- 「対照物質への感受性」の欄には、試験生物の感受性検定の結果を記入（対照物質を明記した上でEC₅₀を記入）すること。
- 「試験濃度（設定値）」の欄には、試験に用いた被験物質の濃度をすべて掲げ、その公比も記入すること。
- 「試験条件」の「試験容器」の欄には、材質及び容量を記入すること。なお、被験物質が揮発性を有する場合は「密閉の有無」を記載すること。
- 「結果の算出方法」の欄には、毒性値(EC₅₀及びNOEC)の算出に用いた統計解析手法（例えば、probit法、ANOVA等）を記入すること。

下線部分は挿入箇所、二重取消線部分は削除箇所を示す。

4. 試験結果及び考察

項目	内容
毒性値	$0-72\text{h}EC_{50} = \text{mg/L}$ $0-72\text{h}EC_{50} = \text{mg/L}$ $NOEC(\text{速度法}) = \text{mg/L}$ $NOEC(\text{面積法}) = \text{mg/L}$
試験濃度	1. 設定値 2. 実測値
考察及び特記事項	

[備考]

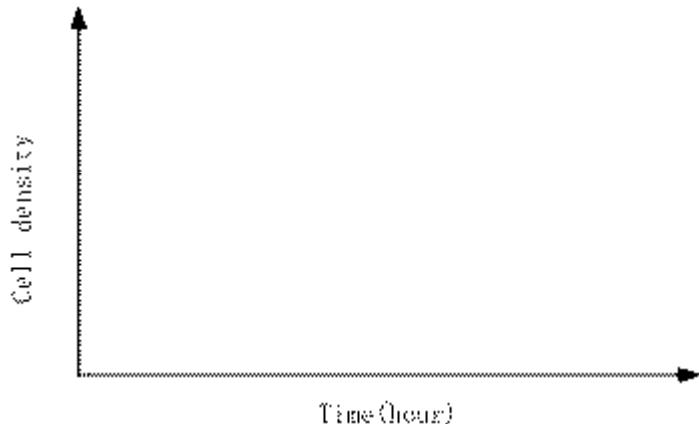
1. 毒性値の欄には、0-72時間の速度法又は面積法でのEC₅₀又はNOECを記入すること。
- 1 2. 「試験濃度」の欄には、毒性値 (EC₅₀及びNOEC)を算出するために用いた濃度が「設定値」か、あるいは「実測値」かを明記すること。
- 2 2. 「考察及び特記事項」の欄には、被験物質の物理的化学的特性を踏まえて、毒性値の特徴や試験の有効性に関して考察すること。また、試験における異常な事項や本試験法から逸脱した事項等については、試験結果への影響等を記載すること。

5. 藻類の生長曲線及び濃度－生長阻害率曲線

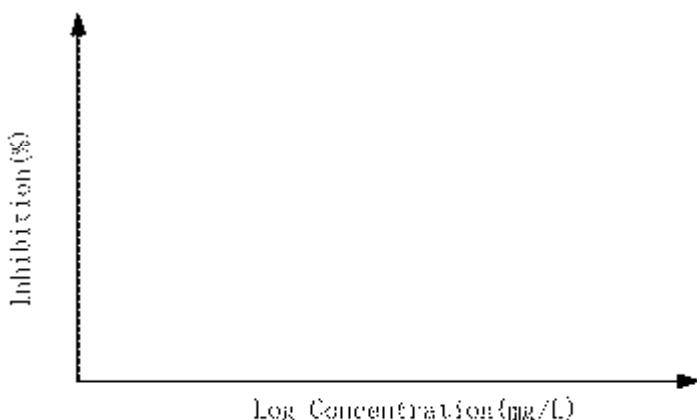
暴露期間中の①生長曲線（例図1）及び②各試験濃度での生長阻害率を示した図（例図2）を添付すること。~~なお、濃度－生長阻害率曲線は、速度法又は面積法のそれぞれに~~
~~べて描くものとする。~~

下線部分は挿入箇所、二重取消線部分は削除箇所を示す。

例図 1 藻類の生長曲線



例図 2 藻類の濃度－生長阻害率曲線（生長速度~~または~~生長曲線下の面積）



6. その他

試験実施施設	名 称		
	所 在 地	電話	()
試験責任者	職 氏 名	FAX ()	
	経 驚 年 数		
試験番号			
試験期間	年 月 日	から	年 月 日 まで

[備考]

1. 本様式への記載は、最終報告書より転記して作成すること。
2. 最終報告書と同じ試験番号を記入すること。
3. 本様式の作成責任者は、本様式の欄外に、所属及び氏名を記載すること。