
**Qualité de l'eau — Détermination de l'effet
inhibiteur d'échantillons d'eau sur la
luminescence de *Vibrio fischeri* (Essai de
bactéries luminescentes) —**

Partie 1:

**Méthode utilisant des bactéries fraîchement
préparées**

ISO 11348-1:1998
<https://standards.iteh.ai/catalog/standards/sic/1954dc-5127-491b-9973-167fde374565/iso-11348-1-1998>

*Water quality — Determination of the inhibitory effect of water samples on
the light emission of *Vibrio fischeri* (Luminescent bacteria test) —*

Part 1: Method using freshly prepared bacteria



Sommaire

	Page
1 Domaine d'application.....	1
2 Références normatives.....	1
3 Principe.....	2
4 Interférences.....	2
5 Réactifs et matériaux.....	2
6 Appareillage.....	4
7 Échantillonnage et prétraitement des échantillons.....	5
8 Culture des bactéries luminescentes.....	5
9 Mode opératoire.....	7
10 Évaluation.....	7
11 Expression des résultats.....	10
12 Critères de validité.....	11
13 Fidélité.....	11
14 Rapport d'essai.....	11
Annexe A Méthode de correction de la couleur.....	12
Annexe B Niveau de dilution D — Préparation des séries de dilution...	15
Annexe C Données de fidélité.....	16

© ISO 1998

Droits de reproduction réservés. Sauf prescription différente, aucune partie de cette publication ne peut être reproduite ni utilisée sous quelque forme que ce soit et par aucun procédé, électronique ou mécanique, y compris la photocopie et les microfilms, sans l'accord écrit de l'éditeur.

Organisation internationale de normalisation
Case postale 56 • CH-1211 Genève 20 • Suisse
Internet iso@iso.ch

Imprimé en Suisse

Avant-propos

L'ISO (Organisation internationale de normalisation) est une fédération mondiale d'organismes nationaux de normalisation (comités membres de l'ISO). L'élaboration des Normes internationales est en général confiée aux comités techniques de l'ISO. Chaque comité membre intéressé par une étude a le droit de faire partie du comité technique créé à cet effet. Les organisations internationales, gouvernementales et non gouvernementales, en liaison avec l'ISO participent également aux travaux. L'ISO collabore étroitement avec la Commission électrotechnique internationale (CEI) en ce qui concerne la normalisation électrotechnique.

Les projets de Normes internationales adoptés par les comités techniques sont soumis aux comités membres pour vote. Leur publication comme Normes internationales requiert l'approbation de 75 % au moins des comités membres votants.

La Norme internationale ISO 11348-1 a été élaborée par le comité technique ISO/TC 147, *Qualité de l'eau*, sous-comité SC 5, *Méthodes biologiques*.

<https://standards.iteh.org/catalog/standards/sist/ae4954da-5124-49bf-9973-16781e374565/iso-11348-1-1998>

L'ISO 11348 comprend les parties suivantes, présentées sous le titre général *Qualité de l'eau — Détermination de l'effet inhibiteur d'échantillons d'eau sur la luminescence de Vibrio fischeri (Essai de bactéries luminescentes)*:

- *Partie 1: Méthode utilisant des bactéries fraîchement préparées*
- *Partie 2: Méthode utilisant des bactéries déshydratées*
- *Partie 3: Méthode utilisant des bactéries lyophilisées*

Les annexes A, B et C de la présente partie de l'ISO 11348 sont données uniquement à titre d'information.

Introduction

Les mesurages effectués conformément à la présente partie de l'ISO 11348 peuvent être réalisés au moyen de bactéries fraîchement préparées, de même qu'avec des préparations bactériennes lyophilisées ou déshydratées.

Les travaux de normalisation menés par le DIN NAW WI et l'ISO/TC 147/SC 5 WG 1 ont montré que, dans certains cas particuliers, ces différentes techniques pouvaient donner des résultats différents, notamment lorsque les échantillons contiennent des métaux lourds.

Une telle variété dans la sensibilité résulte des différences de composition des milieux utilisés pour la préparation de bactéries lyophilisées ou déshydratées. Ces milieux protecteurs influent sur la biodisponibilité des produits toxiques et/ou sur l'émission de lumière des bactéries luminescentes. Cela signifie que l'origine et le type de préparation doivent être pris en considération lors de l'interprétation des résultats. Cette prise en compte s'avère parfois difficile, du fait que les bactéries lyophilisées et déshydratées peuvent être obtenues auprès de fournisseurs différents. Il peut donc en résulter une méconnaissance des détails de la composition ou l'impossibilité que celle-ci puisse être modifiée par l'utilisateur.

Pour cette raison, la présente Norme internationale comprend, en complément des mesurages de toxicité à l'aide de bactéries déshydratées (ISO 11348-2) et de bactéries lyophilisées (ISO 11348-3), la description d'un mode opératoire utilisant des bactéries fraîchement préparées (ISO 11348-1), dont les performances peuvent être modifiées par l'utilisateur dans les moindres détails.

Les laboratoires responsables des résultats ont l'opportunité de sélectionner la technique la mieux adaptée, en se fondant sur des jugements d'experts et des informations relatives aux échantillons d'eau soumis à l'essai.

Qualité de l'eau — Détermination de l'effet inhibiteur d'échantillons d'eau sur la luminescence de *Vibrio fischeri* (Essai de bactéries luminescentes) —

Partie 1: Méthode utilisant des bactéries fraîchement préparées

1 Domaine d'application

L'ISO 11348 décrit trois méthodes de détermination de l'inhibition de la luminescence émise par la bactérie marine *Vibrio fischeri* (NRRL B-11177). La présente partie de l'ISO 11348 spécifie une méthode utilisant des bactéries fraîchement préparées.

Cette méthode est applicable:

- aux eaux usées;
- aux extraits et lixiviats aqueux;
- aux eaux douces (eaux de surface ou souterraines) ou aux eaux salées et saumâtres, notamment pour la surveillance des modifications de l'inhibition vis-à-vis des bactéries;
- aux eaux interstitielles.

2 Références normatives

Les normes suivantes contiennent des dispositions qui, par suite de la référence qui en est faite, constituent des dispositions valables pour la présente partie de l'ISO 11348. Au moment de la publication, les éditions indiquées étaient en vigueur. Toute norme est sujette à révision et les parties prenantes des accords fondés sur la présente partie de l'ISO 11348 sont invitées à rechercher la possibilité d'appliquer les éditions les plus récentes des normes indiquées ci-après. Les membres de la CEI et de l'ISO possèdent le registre des Normes internationales en vigueur à un moment donné.

ISO 5667-16:1998, *Qualité de l'eau — Guide général pour les essais biologiques des échantillons*.

ISO 7027:—1), *Qualité de l'eau — Détermination de la turbidité*.

1) À publier. (Révision de l'ISO 7027:1990)

3 Principe

L'inhibition de la luminescence produite par des cultures de *Vibrio fischeri* est déterminée au moyen d'un essai par lots. Celui-ci est mis en œuvre par mélange de volumes spécifiés de l'échantillon à analyser, ou de l'échantillon dilué, et de bactéries luminescentes mises en suspension dans une cuve de mesure.

Le critère d'essai est la diminution de la luminescence, mesurée après 15 min et 30 min d'incubation, ou en option, de 5 min, par rapport à un facteur de correction (f_{kt}), qui représente la même mesure réalisée parallèlement sur un témoin. L'effet inhibiteur de l'échantillon d'eau peut être déterminé sous forme des valeurs de DMSE (voir annexe B) ou des valeurs de CE₂₀ et/ou CE₅₀, au moyen d'une suite de dilutions.

Le niveau de dilution se traduisant par moins de 20 % d'inhibition de la luminescence est déterminé au moyen d'un essai aux limites. Pour les niveaux d'inhibition plus élevés, la relation entre la dilution et l'effet inhibiteur peut être déterminée de façon graphique ou par analyse statistique. L'inhibition provoquée par un échantillon est exprimée par les valeurs de dilution qui provoquent une diminution de la luminescence de 20 % et 50 % par rapport au témoin (CE₂₀ et CE₅₀). Ces valeurs sont interpolées à partir de la suite de dilutions.

4 Interférences

Des substances insolubles, faiblement solubles ou volatiles, ou des substances qui réagissent avec l'eau de dilution ou avec la suspension d'essai, ou qui altèrent ces dernières au cours de la période d'essai, sont susceptibles d'influer sur les résultats ou de nuire à la reproductibilité des résultats d'essai.

Les pertes de luminescence, provoquées par l'absorption ou la diffusion de lumière, peuvent se produire en présence d'eaux fortement colorées ou turbides. Cette interférence peut parfois être compensée, par exemple, en utilisant une cuve de mesure de correction de l'absorption à double compartiment (voir annexe A).

La bioluminescence nécessitant plus de 0,5 mg/l d'oxygène, les échantillons ayant une consommation d'oxygène élevée (et/ou une faible concentration en oxygène) peuvent provoquer un déficit en oxygène et être inhibiteurs.

Une contamination organique de l'échantillon par des substances nutritives à biodégradabilité rapide (telles que l'urée, la peptone, l'extrait de levure, environ ≥ 100 mg/l) est susceptible de provoquer une réduction de la bioluminescence indépendante de la pollution.

Les concentrations en sel de l'échantillon initial supérieures à 30 mg/l de NaCl, ou les teneurs en composés autres produisant une osmolarité équivalente peuvent conduire, en association avec l'adjonction de sel requis pour l'essai, à des effets hyperosmotiques. Si l'échantillon contient entre 20 g/l et 50 g/l d'équivalents NaCl, il convient de ne pas ajouter de sel. La concentration résultante dans les échantillons pour essai ne doit pas excéder l'osmolarité d'une solution de chlorure de sodium à 35 g/l.

5 Réactifs et matériaux

Utiliser des substances chimiques de qualité analytique reconnue. L'eau doit être distillée ou présenter une pureté équivalente.

5.1 Bactéries d'essai

Souche de bactéries luminescentes appartenant à l'espèce *Vibrio fischeri* NRRL B-11177. Les suspensions de bactéries utilisées pour les mesurages de la toxicité sont fraîchement préparées à partir de cultures.

5.2 Solution de chlorure de sodium, utilisé comme diluant

Dissoudre 20 g de chlorure de sodium, (NaCl), dans de l'eau, et compléter à 1 litre avec de l'eau.

5.3 Solution d'hydroxyde de sodium, $c(\text{NaOH}) = 1$ mol/l.

5.4 Acide chlorhydrique, $c(\text{HCl}) = 1 \text{ mol/l}$.

NOTE Il peut être nécessaire, pour l'ajustement du pH, d'utiliser des acides ou des bases de concentrations supérieures ou inférieures.

5.5 Solution destinée aux bactéries fraîchement préparées

- 8,0 g de D(+)-glucose monohydraté ($\text{C}_6\text{H}_{12}\text{O}_6 \cdot \text{H}_2\text{O}$)
- 20,0 g de chlorure de sodium (NaCl)
- 2,035 g de chlorure de magnésium hexahydraté ($\text{MgCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$)
- 0,30 g de chlorure de potassium (KCl)
- 11,9 g de *N*-(2-hydroxyéthyl)pipérazine-*N*-(2-acide éthanesulfonique) (HEPES)

Dissoudre dans de l'eau, agiter pendant environ 30 min et ajuster le pH à $7,0 \pm 0,2$ avec la solution d'hydroxyde de sodium (5.3) ou d'acide chlorhydrique (5.4). Compléter à 1 litre avec de l'eau.

Cette solution peut être conservée fractionnée à $-20 \text{ }^\circ\text{C}$.

5.6 Substances de référence

- Sulfate de zinc heptahydraté ($\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$)
- 3,5-Dichlorophénol ($\text{C}_6\text{H}_4\text{OCl}_2$)
- Dichromate de potassium ($\text{K}_2\text{Cr}_2\text{O}_7$)

iTech STANDARD PREVIEW
(standards.iteh.ai)

5.7 Milieu de culture liquide destiné aux précultures et aux cultures principales

<https://standards.iteh.ai/catalog/standards/sist/ac4954da-5124-49bb-9973-167fde374565/iso-11348-1-1998>

- 30 g de chlorure de sodium (NaCl)
- 6,10 g d'hydrogénophosphate de sodium monohydraté ($\text{NaH}_2\text{PO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$)
- 2,75 g d'hydrogénophosphate de dipotassium trihydraté ($\text{K}_2\text{HPO}_4 \cdot 3\text{H}_2\text{O}$)
- 0,204 g de sulfate de magnésium heptahydraté ($\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$)
- 0,500 g d'hydrogénophosphate de diammonium ($(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$)
- 3 ml de glycérol
- 5,00 de peptone de caséine
- 0,50 g d'extrait de levure

Dissoudre dans de l'eau et ajuster le pH à $7,0 \pm 0,2$ avec de l'hydroxyde de sodium (5.3) ou de l'acide chlorhydrique (5.4). Compléter à 1 litre avec de l'eau. Transvaser par fractions de 50 ml dans des flacons Erlenmeyer (capacité approximative: 250 ml) et stériliser à l'autoclave à $121 \text{ }^\circ\text{C}$ pendant 20 min.

NOTE La peptone de caséine et l'extrait de levure proposés par les différents fournisseurs peuvent être de qualité variable. En cas de problèmes (telles qu'une inhibition de la croissance), se procurer un produit auprès d'un autre fabricant.

5.8 Milieu gélosé pour les cultures mères

Ajuster le pH du milieu de culture liquide (5.7) à $7,0 \pm 0,2$.

Ajouter 12 g de gélose par litre et dissoudre en chauffant modérément; stériliser et transvaser dans des boîtes de Petri stériles.

5.9 Milieu protecteur

- 66 g de D(+)-glucose monohydraté ($C_6H_{12}O_6 \cdot H_2O$)
- 4 g de chlorure de sodium (NaCl)
- 2 g de L-histidine
- 0,5 g d'albumine de sérum bovin, BSA

Dissoudre complètement dans de l'eau à environ 37 °C et ajuster si nécessaire le pH à $7,0 \pm 0,2$ à température ambiante, avec de l'hydroxyde de sodium (5.3) ou de l'acide chlorhydrique (5.4). Compléter à 100 ml avec de l'eau.

NOTE Le milieu protecteur évite l'endommagement des cellules bactériennes durant la procédure de congélation. L'albumine de sérum bovin proposée par les différents fournisseurs peut être de qualité variable. En cas de problèmes, se procurer un produit auprès d'un autre fabricant.

Préparer fraîchement le milieu protecteur avant emploi.

6 Appareillage

6.1 Réfrigérateur, destiné à maintenir la suspension mère à une température de $3 \text{ °C} \pm 3 \text{ °C}$.

6.2 Thermostat, destiné à maintenir les échantillons pour essai à une température de $15 \text{ °C} \pm 1 \text{ °C}$. Au sein d'un essai, l'écart de température doit être au plus de $\pm 0,2 \text{ °C}$.

6.3 Luminomètre, dont la cellule de mesure est maintenue à $15 \text{ °C} \pm 1 \text{ °C}$, équipé de cuves de mesure appropriées.

6.4 Tubes à essais (flacons), fabriqués à partir d'un matériau chimiquement inerte, adaptés au luminomètre choisi et ayant une capacité suffisante pour favoriser la lecture sur la plus grande surface possible.

6.5 pH-mètre.

6.6 Chronomètre.

6.7 Pipettes à piston, pour seringues en plastique, de 10 µl, 500 µl et 1 000 µl de capacité nominale.

6.8 Pipettes à piston, de volume variable, 10 ml à 200 ml, 200 µl à 5 000 µl.

6.9 Centrifugeuse réfrigérée.

6.10 Agitateur magnétique et barreau aimanté.

6.11 Incubateur agitateur, destiné à l'incubation des flacons Erlenmeyer.

6.12 Autoclave.

6.13 Incubateur.

6.14 Spectrophotomètre ou photomètre à filtre et cuve de mesure, de trajet optique de 1 cm.

6.15 Boule (ou aiguille) d'ensemencement.

6.16 Conductimètre.

7 Échantillonnage et prétraitement des échantillons

7.1 Échantillonnage

L'échantillonnage doit être réalisé dans des récipients chimiquement inertes et propres, conformément à l'ISO 5667-16. Remplir complètement les récipients et les fermer hermétiquement. Soumettre les échantillons à l'essai dès que possible après avoir effectué le prélèvement. Si nécessaire, conserver les échantillons à une température comprise entre 2 °C et 5 °C à l'obscurité, dans du verre, pendant une durée inférieure à 48 h. En cas de période s'étendant jusqu'à deux semaines, les conserver à -20 °C. Ne pas employer de substances chimiques pour la conservation des échantillons. Réaliser l'ajustement nécessaire du pH, ainsi que l'ajout de sel, immédiatement avant l'essai.

7.2 Préparation de l'échantillon

Mesurer le pH de tous les échantillons. Si le pH se situe entre 6 et 8,5, aucun ajustement n'est généralement nécessaire. L'ajustement du pH est toutefois susceptible d'altérer la nature de l'échantillon. En revanche, le pH de l'échantillon et le pH du lot soumis à l'essai peuvent être différents en raison du pouvoir tampon du milieu d'essai. Parfois, il peut s'avérer nécessaire d'effectuer les essais tant sur des échantillons dont le pH est ajusté que sur ceux dont le pH n'est pas ajusté.

Si nécessaire, ajuster le pH des échantillons à $7,0 \pm 0,2$ en ajoutant soit de l'acide chlorhydrique (5.4), soit de l'hydroxyde de sodium (5.3); choisir la concentration d'acide chlorhydrique ou d'hydroxyde de sodium qui permet de réduire le volume ajouté afin que celui-ci n'excède pas 5 % du volume total.

Ajouter 20 g de chlorure de sodium par litre dans l'échantillon d'eau ou dans l'échantillon d'eau neutralisé. Dans le cas des eaux saumâtres et salines, mesurer la salinité et calculer la quantité de NaCl requise (le cas échéant) afin d'ajuster l'osmolarité (article 4).

Il convient de laisser décanter pendant 1 h les échantillons présentant une forte turbidité, ou bien de les centrifuger, par exemple pendant 10 min à 5 000 g, ou encore de les filtrer.⁹⁸

<https://standards.iteh.ai/catalog/standards/sist/ac4954da-5124-49bb-9973-167fde374565/iso-11348-1-1998>

8 Culture des bactéries luminescentes

8.1 Cultures mères

Les bactéries luminescentes appartenant aux souches de *Vibrio fischeri* NRRL B-11177 sont transférées, dans des conditions stériles, dans des boîtes de Petri contenant la gélose nécessaire aux cultures mères (5.8).

Incuber pendant 2 jours à 5 jours à $20 \text{ °C} \pm 1 \text{ °C}$ dans un incubateur.

Marquer les colonies luminescentes isolées en effectuant des observations visuelles à l'obscurité, et conserver ensuite les boîtes au réfrigérateur.

Transférer, dans des conditions stériles, les colonies marquées dans des boîtes neuves après une période de conservation maximale de 2 semaines.

NOTE 1 Les flacons de bactéries conservées disponibles dans le commerce ne sont pas fournis dans des conditions stériles. Pour effectuer l'élevage de cultures pures, il est recommandé d'effectuer plusieurs passages avec des colonies uniques. Afin d'éviter les altérations génétiques, il est recommandé d'ouvrir un flacon neuf de bactéries conservées environ tous les 6 mois.

NOTE 2 La luminescence des colonies bactériennes luminescentes peut décroître au cours de la conservation.

8.2 Préparation des précultures

Ensemencer 50 ml de milieu de préculture (5.7) dans des fioles Erlenmeyer (de capacité d'environ 250 ml) dans des conditions stériles, avec une colonie luminescente provenant de la culture mère et âgée de 2 jours à 5 jours.

Agiter pendant $21 \text{ h} \pm 1 \text{ h}$ à $20 \text{ °C} \pm 1 \text{ °C}$ et à 180 tr/min.

Déterminer la turbidité d'une dilution au 1:10 dans une solution de chlorure de sodium (5.2) exprimée, par exemple, en unités néphélométriques formazine (FNU) à 578 nm conformément à l'ISO 7027.

8.3 Préparation de la culture principale

Ensemencer 50 ml de milieu de préculture (5.7) dans des fioles Erlenmeyer de 250 ml avec un volume de préculture (8.2) permettant d'obtenir une turbidité initiale de 10 FNU.

Agiter pendant $20 \text{ h} \pm 1 \text{ h}$ à $20 \text{ °C} \pm 1 \text{ °C}$ et à 180 tr/min.

Déterminer la turbidité, en FNU, d'une dilution au 1:10 dans une solution de chlorure de sodium (5.2) par photométrie, à 578 nm.

NOTE Selon les conditions indiquées ci-dessus, la culture principale non diluée présente normalement une turbidité comprise entre 700 FNU et 1 800 FNU.

8.4 Préparation de la suspension mère

Refroidir au préalable la solution de chlorure de sodium (5.2) et le milieu protecteur (5.9) dans de la glace.

Centrifuger la suspension bactérienne provenant de la culture principale (8.3) à $4 \text{ °C} \pm 2 \text{ °C}$ dans une centrifugeuse préalablement réfrigérée, pendant 15 min à 20 min, à environ $(6\,000 \pm 2\,000) \text{ g}$.

Décantier les liquides surnageants et remettre en suspension le culot dans 5 ml à 10 ml (par 50 ml de culture principale) de solution de chlorure de sodium (5.2) refroidie dans de la glace.

Répéter la centrifugation dans les mêmes conditions.

Décantier le liquide surnageant et remettre en suspension le culot dans 0,5 ml (par 50 ml de culture principale) d'une solution de chlorure de sodium refroidie dans de la glace.

Transvaser la suspension bactérienne dans un bœcher préalablement refroidi (capacité d'environ 100 ml) et le placer dans de la glace.

Ajouter lentement environ 4 ml (par 50 ml de culture principale) de milieu protecteur (5.9) en agitant et en refroidissant constamment dans la glace.

Déterminer la turbidité d'une dilution au 1:100 avec une solution de chlorure de sodium (5.2), par photométrie.

Ajouter plus rapidement du milieu protecteur (5.9) préalablement refroidi, jusqu'à obtenir une turbidité estimée à $2\,500 \text{ FNU} \pm 500 \text{ FNU}$ (voir note 2 en 8.1).

NOTE Pour préparer une suspension mère convenable, il est recommandé d'ajouter au moins 10 ml de milieu protecteur par millilitre de suspension dans le chlorure de sodium. L'ajout de milieu protecteur provoque une diminution notable de la bioluminescence, mais celle-ci réapparaît après l'ajout d'une solution de dilution.

Poursuivre l'agitation pendant environ 15 min, afin d'obtenir un mélange homogène.

Répartir des portions aliquotes de 100 µl dans des tubes à essais appropriés (6.4).

En cas d'utilisation immédiate de la suspension, conserver celle-ci pendant une durée maximale de 4 h à $3 \text{ °C} \pm 3 \text{ °C}$ avant d'ajouter la solution (5.5).

Conserver la suspension mère au congélateur à -20 °C ; elle peut être utilisée pour les déterminations pendant au moins un mois. Les suspensions peuvent être conservées à -70 °C pendant des durées encore plus longues. Les suspensions mères recongelées ne peuvent être utilisées que pour les essais préliminaires.

Les suspensions mères peuvent être utilisées pour les besoins des essais aussi longtemps que les critères de validité (article 12) sont satisfaits.

9 Mode opératoire

Préparer les échantillons conformément à 7.2.

Préparer les séries de dilution nécessaires (voir annexe B).

Dans le cas des échantillons témoins, maintenir la solution de NaCl (5.2) à $15\text{ °C} \pm 1\text{ °C}$.

Maintenir les tubes à essais contenant les échantillons témoins, les échantillons des séries de dilution ainsi que le diluant (5.2) à $15\text{ °C} \pm 1\text{ °C}$.

Décongeler la suspension mère (8.4) dans un bain-marie à $20\text{ °C} \pm 2\text{ °C}$, dans le cas où celle-ci a été conservée au congélateur.

Ajouter 0,5 ml (par 100 µl de suspension mère) de solution (5.5) maintenue à $15\text{ °C} \pm 1\text{ °C}$ et homogénéiser en agitant doucement le flacon. Attendre environ 15 min.

Introduire, à l'aide d'une pipette, 500 µl de suspension d'essai dans les tubes à essais maintenus à $15\text{ °C} \pm 1\text{ °C}$ à l'intérieur de l'incubateur, selon des intervalles de temps (20 s) équivalents à ceux qui seront employés ultérieurement pour les mesurages de l'intensité.

Réaliser, si possible, les déterminations en double par niveau de dilution, à une température d'essai de $15\text{ °C} \pm 1\text{ °C}$.

Après un temps de conditionnement d'au moins 15 min, déterminer et noter l'intensité de la luminescence I_0 des suspensions d'essai, au moyen d'un luminomètre.

Régler le luminomètre à un niveau approprié proche du maximum.

NOTE Tous les échantillons doivent être mesurés, car des luminescences différentes peuvent être dues au manque d'homogénéité de la suspension d'essai.

La durée de contact devant être égale pour tous les échantillons, utiliser un chronomètre lors du mesurage des intensités de luminescence à des intervalles de temps égaux (en série). Un intervalle de 20 s a été jugé convenable.

Immédiatement après le mesurage d'une suspension d'essai, compléter cette solution à un volume total de 1 ml avec des échantillons (7.2), des échantillons dilués (voir annexe B) ou une solution de chlorure de sodium (5.2) selon les besoins. Mélanger manuellement, démarrer le chronomètre et replacer la cuve de mesure dans le bloc thermique à $15\text{ °C} \pm 1\text{ °C}$. Répéter cette opération pour toutes les autres cuves de mesure, en laissant s'écouler le même intervalle de temps entre chaque ajout successif.

Déterminer et noter l'intensité de la luminescence relevée dans l'ensemble des cuves de mesure en effectuant de nouveaux contrôles après 15 min et 30 min (I_{15} , I_{30}), ainsi qu'en option, après 5 min (I_5).

Consigner les réglages de l'instrument.

10 Évaluation

10.1 Effet inhibiteur sur les bactéries luminescentes

Calculer à l'aide de l'équation (1) le facteur de correction (valeur de f_{kt}) à partir de l'intensité de luminescence mesurée. Ce facteur a pour but de corriger les valeurs initiales I_0 de tous les échantillons soumis à l'essai avant que celles-ci ne soient utilisées comme valeurs de référence pour déterminer la diminution de la luminescence provoquée par l'eau.

$$f_{kt} = I_{kt}/I_0 \quad (t = 5\text{ min}, 15\text{ min}, 30\text{ min}) \quad \dots (1)$$