

(19) 日本国特許庁(JP)

(12) 特 許 公 報(B2)

(11) 特許番号

特許第3973876号
(P3973876)

(45) 発行日 平成19年9月12日(2007.9.12)

(24) 登録日 平成19年6月22日(2007.6.22)

(51) Int. Cl.

F I

C 1 2 Q 1/06 (2006.01)

C 1 2 Q 1/06

C 1 2 Q 1/70 (2006.01)

C 1 2 Q 1/70

G O 1 N 21/78 (2006.01)

G O 1 N 21/78

C

C 1 2 N 15/09 (2006.01)

C 1 2 N 15/00

A

請求項の数 3 (全 15 頁)

(21) 出願番号 特願2001-333016 (P2001-333016)
 (22) 出願日 平成13年10月30日(2001.10.30)
 (65) 公開番号 特開2003-135094 (P2003-135094A)
 (43) 公開日 平成15年5月13日(2003.5.13)
 審査請求日 平成16年4月6日(2004.4.6)

(73) 特許権者 000138277
 株式会社三菱化学ヤトロン
 東京都新宿区西五軒町13番1号
 (74) 代理人 100090251
 弁理士 森田 憲一
 (74) 代理人 100139594
 弁理士 山口 健次郎
 (72) 発明者 板垣 はつえ
 東京都千代田区東神田1丁目11番4号
 株式会社ヤトロン内
 (72) 発明者 露無 慎二
 静岡県静岡市大谷3800-226

審査官 渡邊 潤也

最終頁に続く

(54) 【発明の名称】 新規の細菌分析方法

(57) 【特許請求の範囲】

【請求項1】

(1) 分析対象細菌を含む可能性のある液状被検試料を、メンブレンフィルターと接触させる工程；

(2) 前記工程(1)で得られた、液状被検試料を接触させたメンブレンフィルターに、更に、発光遺伝子を導入したファージ液を通過させる工程；及び

(3) 前記工程(2)で得られた、液状被検試料を接触させ、ファージ液を通過させたメンブレンフィルターと、分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させ、前記メンブレンフィルターにおける発光を分析する工程を含むことを特徴とする、細菌の分析方法。

【請求項2】

前記工程(1)において、前記メンブレンフィルターの一方の面を、液体吸収体と接触させた状態で、前記メンブレンフィルターの反対側の面に、前記液状被検試料を供給することにより、前記メンブレンフィルターにおける一方の表面から反対側表面への前記液状被検試料の通過を促進させる、請求項1に記載の細菌分析方法。

【請求項3】

前記工程(2)において、前記液状被検試料接触メンブレンフィルターの一方の面を、液体吸収体と接触させた状態で、前記液状被検試料接触メンブレンフィルターの反対側の面に、前記ファージ液を供給することにより、前記液状被検試料接触メンブレンフィルターにおける一方の表面から反対側表面への前記ファージ液の通過を促進させる、請求項1

又は 2 に記載の細菌分析方法。

【発明の詳細な説明】

【0001】

【発明の属する技術分野】

本発明は、新規の細菌分析方法に関する。

【0002】

【従来の技術】

従来の細菌の検出及び同定は、通常、分離培地上の孤立集落を純培養した後、その生化学的性状を鑑別表に照合することにより、行なっている。しかし、このような方法では、分析対象細菌に対応した多くの生化学的性状検査が必要で、試験項目によっては 24 ~ 72 時間、あるいは 1 週間以上を要する。また、分析対象細菌によっては培養だけでも数日又は数週間を必要とするものもあり、検査結果がでるまでに甚大なる労力と時間とを要する。

10

【0003】

【発明が解決しようとする課題】

このように、或る特定の細菌を検出し、同定する操作は、食品細菌検査、臨床細菌検査、又は環境細菌検査において、繁雑であり、時間を要する。また、分析対象細菌が試料中に少数しか存在しない場合が多く、従って、培養操作が必須である。本発明の課題は、これらの問題点に着目し、数個の分析対象細菌であっても、簡便に、しかも、短時間に分析することができる方法を提供することにある。

20

【0004】

【課題を解決するための手段】

前記課題は、本発明による、(1) 分析対象細菌を含む可能性のある液状被検試料を、メンブレンフィルターと接触させる工程；

(2) 前記工程(1)で得られた、液状被検試料を接触させたメンブレンフィルターに、更に、発光遺伝子を導入したファージ液を通過させる工程；及び

(3) 前記工程(2)で得られた、液状被検試料を接触させ、ファージ液を通過させたメンブレンフィルターと、分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させ、前記メンブレンフィルターにおける発光を分析する工程

を含むことを特徴とする、細菌の分析方法により解決することができる。

30

本明細書における「分析」には、分析対象細菌の存在の有無を判定する「検出」と、分析対象細菌の数を定量的又は半定量的に決定する「測定」との両方が含まれる。

【0005】

【発明の実施の形態】

本発明の細菌分析方法は、

(1) メンブレンフィルターに、分析対象細菌を含む可能性のある液状被検試料を接触させる工程(以下、液状被検試料接触工程と称する)；

(2) 前記液状被検試料接触工程(1)で得られた、液状被検試料を接触させたメンブレンフィルター(液状被検試料接触メンブレンフィルター；以下、単に「試料接触メンブレンフィルター」と称することがある)に、更に、発光遺伝子を導入したファージ(以下、発光ファージと称することがある)液を接触させる工程(以下、ファージ液接触工程と称する)；及び

40

(3) 前記ファージ液接触工程(2)で得られた、液状被検試料及びファージ液を接触させたメンブレンフィルター(液状被検試料及びファージ液接触メンブレンフィルター；以下、単に「試料及びファージ接触メンブレンフィルター」と称することがある)と、分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させ、前記試料及びファージ接触メンブレンフィルターにおける発光を分析する工程(以下、分析工程と称する)

を含む。

【0006】

本発明の細菌分析方法で分析可能な分析対象細菌は、その分析対象細菌に感染可能なファ

50

ージが知られている細菌である限り、特に限定されるものではない。また、本発明の細菌分析方法で分析可能な被検試料は、分析対象細菌を含む可能性のある被検試料である限り、特に限定されるものではなく、例えば、食品、臨床、環境、又は化成品等の細菌検査における種々の検体を用いることができる。

食品検体としては、例えば、飲料水、各種ジュース類、牛乳、乳飲料、乳製品、卵若しくは液卵、卵加工品、食肉、食肉加工品、魚介類、水産加工品、野菜、果実、生菓子、穀物製品、又は総菜等を挙げることができる。

臨床検体としては、例えば、血液、尿、便、喀痰、咽頭拭い液、髄液、胸水、胆汁、その他の体液、皮膚、粘膜、毛包、涙嚢分泌液、角膜擦過物、腔内容物、又は子宮内容物等を挙げることができる。

環境検体としては、例えば、工業用水、ふき取り検査液、排水、又は空中細菌等を挙げることができる。

その他、化成品の原料、中間品、又は製品、あるいは、医薬品、注射液、輸液、又は家畜飼料等を挙げることができる。

【0007】

本発明の細菌分析方法では、これらの被検試料を液状で使用するので、前記被検試料が液体試料の場合には、そのまま、あるいは、適当な溶媒で希釈した希釈液を使用することができる。固形検体の場合には、適当な溶媒（例えば、水、生理食塩水、緩衝液、又は培地）中に前記検体を入れ、例えば、ストマッカー処理し、液状にするか、あるいは、洗い出しを行なう等の処理を行ない、所望により、プレフィルター又は低速遠心（例えば、1000回転/1分間で5分間）等で検体破砕物又は混濁物の除去を行なって得られる液を使用することができる。また、液状検体であっても、著しく混濁していたり、あるいは、浮遊物がある場合には、固体検体と同様の操作を行なうことが好ましい。

【0008】

液状被検試料接触工程で用いるメンブレンフィルターは、細菌用支持体上に前記分析対象細菌を担持することのできる限り、その材質、フィルター孔径、フィルター形状及び大きさ、並びに色などは、特に限定されるものではない。

前記メンブレンフィルターは、その材質としては、例えば、セルロースアセテート、ポリカーボネイト、セルロース混合エステルセルロースナイトレート、再生セルロース、ポリテトラフルオロエチレン（PTFE）、ポリアミド、セルローストリアセテート、又はポリスルホン等を挙げることができる。メンブレンフィルターの孔径は、例えば、0.2 μm ~ 3 μm であることができる。メンブレンフィルターの形状としては、例えば、円形若しくは楕円形、又は多角形（例えば、正方形又は長方形）を挙げることができる。円形である場合には、その直径は、例えば、5 mm ~ 90 mm であることができる。メンブレンフィルターの色は、分析工程における発光分析を妨げない限り、特に限定されるものではない。また、周縁疎水性加工したメンブレンフィルターを使用すると、メンブレンフィルターの周縁から細菌試料液又は発光ファージ液が漏れるのを防ぐことができるため、好ましい。

【0009】

本発明の細菌分析方法では、ファージ液接触工程で用いる発光ファージとして、発光遺伝子を導入したファージを用いる。

本発明の細菌分析方法で用いる発光遺伝子としては、発光ファージが分析対象細菌に感染した場合に、少なくとも分析可能な程度の発光を生じることのできる発光タンパク質をコードする遺伝子である限り、特に限定されるものではなく、例えば、ルシフェラーゼ遺伝子、グリーン蛍光タンパク質（GFP）遺伝子、又はブルー蛍光タンパク質（BFP）遺伝子などを挙げることができる。

前記ルシフェラーゼ遺伝子としては、例えば、微生物、昆虫、甲殻類、軟体動物、こう腸類、又は魚類などから得られる種々のルシフェラーゼ遺伝子を挙げることができる。取り扱いの容易さの点で、海洋細菌〔特に、ビブリオ・フィシェリ（*Vibrio fischeri*）〕のルシフェラーゼ遺伝子群であるluxA遺伝子及びluxB遺伝子を用

10

20

30

40

50

いることが好ましい。

前記グリーン蛍光タンパク質は、オワンクラゲに存在する発光タンパク質であり、発光のために Ca^{2+} や基質を必要としない。また、オワンクラゲ以外の生物からも、グリーン蛍光タンパク質と類似のタンパク質が確認されており、これらの類似タンパク質をコードする遺伝子も、発光遺伝子として使用可能である。

【0010】

発光遺伝子を導入するために用いるファージ（すなわち、発光遺伝子を導入する前のファージ）は、分析対象細菌に感染可能なファージであって、発光遺伝子を発現可能な状態で導入可能なファージである限り、特に限定されるものではなく、分析対象細菌の種類に応じて適宜決定することができる。また、分析対象細菌に感染した後、溶原化することなく、速やかに、ファージ増殖及び溶菌化を起こすファージであることが好ましい。

例えば、分析対象細菌が大腸菌である場合には、例えば、T4ファージ、P2ファージ、T2ファージ、T7ファージ、ファージ、X174ファージ、MS2ファージ、あるいは、クローニング用に改良されたファージ（例えば、EMBL3又はEMBL4）を用いることができる。分析対象細菌がキサントモナス属に属する細菌（例えば、*Xanthomonas campestris* pv. *citri*）である場合には、例えば、CP1ファージ、CP2ファージ、又はCP3ファージ等を用いることができる。分析対象細菌がシュードモナスの場合は、例えば、6ファージ又はPM2ファージを用いることができる。また、分析対象細菌がサルモネラ菌の場合は、例えば、FELIX01ファージを用いることができる。これ以外にも、分析対象細菌に特異的に結合することのできる公知のファージはすべて用いることができる。

【0011】

本発明の細菌分析方法において、発光ファージとして、発光タンパク質が基質を必要とする発光遺伝子（例えば、ルシフェラーゼ遺伝子）を導入したファージを用いる場合には、後述の分析工程において発光ファージを感染させた分析対象細菌内で発光が生じるように、前記分析対象細菌中に前記発光タンパク質の基質を存在させることが必要である。前記基質を存在させる方法の違いに基づいて、本発明の細菌分析方法には、例えば、

（A）前記発光ファージとして、発光遺伝子でコードされる発光タンパク質の基質の合成酵素をコードする遺伝子を更に導入したファージを使用する態様（以下、基質合成酵素利用型態様と称する）、又は

（B）分析工程において、発光遺伝子でコードされる発光タンパク質の基質の存在下で、試料及びファージ接触 メンブレンフィルターと分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させる態様（以下、基質添加型態様と称する）を挙げることができる。

【0012】

本発明の細菌分析方法の一態様である基質合成酵素利用型態様では、発光ファージとして、発光遺伝子と、前記発光遺伝子でコードされる発光タンパク質の基質の合成酵素をコードする遺伝子（以下、基質合成酵素遺伝子と称する）とを導入したファージを用いる。

基質合成酵素利用型態様で用いる前記基質合成酵素遺伝子としては、発光ファージが分析対象細菌に感染した場合に、発光遺伝子でコードされる発光タンパク質の基質を、前記細菌内で合成可能な酵素をコードする遺伝子である限り、特に限定されるものではなく、用いる発光遺伝子の種類に応じて適宜選択することができる。

例えば、発光遺伝子としてルシフェラーゼ遺伝子を用いる場合には、例えば、ルシフェラーゼ基質合成酵素遺伝子、すなわち、ルシフェラーゼの基質である脂肪族アルデヒドを生産する酵素又は酵素群をコードする遺伝子又は遺伝子群を用いることができる。前記ルシフェラーゼ基質合成酵素遺伝子としては、例えば、微生物、昆虫、甲殻類、又はクラゲなどから得られる種々のルシフェラーゼ基質合成酵素遺伝子を挙げることができ、取り扱いの容易さの点で、海洋細菌（特にビブリオ・フィシェリ）のルシフェラーゼ基質合成酵素遺伝子群（すなわち、アルデヒド合成酵素群をコードする遺伝子群）である *luxC* 遺伝子、*luxD* 遺伝子、及び *luxE* 遺伝子を用いることが好ましい。なお、前記海洋細

10

20

30

40

50

菌の $l u \times$ 遺伝子群は、ルシフェラーゼ遺伝子である $l u \times A$ 遺伝子及び $l u \times B$ 遺伝子と、ルシフェラーゼ基質合成酵素遺伝子である $l u \times C$ 遺伝子、 $l u \times D$ 遺伝子、及び $l u \times E$ 遺伝子とが、5' から 3' 方向に向かって、 $l u \times C$ 遺伝子、 $l u \times D$ 遺伝子、 $l u \times A$ 遺伝子、 $l u \times B$ 遺伝子、及び $l u \times E$ 遺伝子の順に並んでいる遺伝子群である。

【0013】

分析工程で用いる分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドは、分析対象細菌用培地を吸収可能であり、滅菌（例えば、オートクレーブ滅菌、エチレンオキサイド滅菌、又は線滅菌）可能であり、更に、試料及びファージ接触メンブレンフィルターと密着して重ねることができる限り、特に限定されるものではなく、例えば、多孔性フィルター、濾紙、又はスポンジ等を挙げることができる。

10

【0014】

以下、本発明の細菌分析方法について、発光遺伝子として、発光タンパク質が基質を必要としない発光遺伝子（例えば、GFP 遺伝子）を用いる場合を例にとり、その各実施工程に沿って、更に説明する。

本発明の細菌分析方法における液状被検試料接触工程では、液状被検試料とメンブレンフィルターとを接触させ、液状被検試料中に分析対象細菌が含まれている場合には、分析対象細菌をメンブレンフィルターに担持させる。メンブレンフィルターに液状被検試料を接触させる方法は、特に限定されるものではなく、例えば、適当な容器（例えば、シャーレ）内に配置したメンブレンフィルター上に、液状被検試料を滴下することもできるし、あるいは、適当な容器に入れた液状被検試料中に、メンブレンフィルターを浸漬することもできる。

20

【0015】

本発明の細菌分析方法では、液体吸収体（例えば、吸収パッド）上に前記メンブレンフィルターを配置した状態で、液状被検試料接触工程を実施することが好ましい。より具体的には、メンブレンフィルターの一方の面を、液体吸収体と接触させた状態で、前記メンブレンフィルターの反対側の面に、液状被検試料を加えることにより、メンブレンフィルターに液状被検試料を接触させることができる。液状被検試料接触工程において、液体吸収体を使用すると、メンブレンフィルター中を大量の液状被検試料を短時間で通過させることができ、その結果として、液状被検試料中に分析対象細菌が含まれている場合には、分析対象細菌を濃縮してメンブレンフィルターに担持させることができる。

30

【0016】

本発明の細菌分析方法におけるファージ液接触工程では、液状被検試料接触工程で得られた試料接触メンブレンフィルターと、発光ファージ液とを接触させる。試料接触メンブレンフィルターに分析対象細菌が担持されている場合（すなわち、液状被検試料中に分析対象細菌が含まれており、前記液状被検試料接触工程において、分析対象細菌がメンブレンフィルターに担持された場合）には、発光ファージはメンブレンフィルター上の分析対象細菌に感染する。試料接触メンブレンフィルターに発光ファージ液を接触させる方法は、特に限定されるものではなく、例えば、適当な容器（例えば、シャーレ）内に配置した試料接触メンブレンフィルター上に、発光ファージ液を滴下することができる。

【0017】

本発明の細菌分析方法では、液体吸収体（例えば、吸収パッド）上に試料接触メンブレンフィルターを配置した状態で、ファージ液接触工程を実施することが好ましい。より具体的には、試料接触メンブレンフィルターの一方の面（液状被検試料接触工程において液状被検試料を供給した面と反対側の面）を、液体吸収体と接触させた状態で、前記試料接触メンブレンフィルターの反対側の面に、発光ファージ液を加えることにより、試料接触メンブレンフィルターに発光ファージ液を接触させることができる。

40

【0018】

液状被検試料接触工程及び／又はファージ液接触工程で用いることのできる前記液体吸収体は、滅菌（例えば、オートクレーブ滅菌、エチレンオキサイド滅菌、又は線滅菌）可能な液体吸収体である限り、特に限定されるものではないが、例えば、多孔性フィルター

50

、濾紙、スポンジ、又は綿などを挙げるができる。液体吸収体の色、形状、又は大きさは、特に限定されるものではなく、例えば、液状被検試料及び / 又は発光ファージ液の量に応じて適宜決定することができる。また、前記液体吸収体を 2 枚以上重ねて使用することもできる。

【 0 0 1 9 】

本発明の細菌分析方法における分析工程では、ファージ液接触工程で得られた試料及びファージ接触メンブレンフィルターと、分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させ、所定時間経過した後、前記試料及びファージ接触メンブレンフィルターにおける発光を分析する。

試料及びファージ接触メンブレンフィルターと分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させると、液状被検試料中に分析対象細菌が存在する場合には、試料及びファージ接触メンブレンフィルター上に担持された分析対象細菌に感染した発光ファージが、前記分析対象細菌中で増殖すると共に、発光ファージに導入されている発光遺伝子（例えば、GFP 遺伝子）が発現し、発光が生じる。分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドに含まれている分析対象細菌用培地は、分析対象細菌の代謝を促進させ、その結果、発光ファージによる発光遺伝子の発現を促進することができるため、発光を増強する作用を有する。

【 0 0 2 0 】

分析工程において、試料及びファージ接触メンブレンフィルターと分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させた後、前記試料及びファージ接触メンブレンフィルターにおける発光を分析するまでの時間（すなわち、接触時間）は、液状被検試料中に分析対象細菌が存在する場合に、分析対象細菌に感染した発光ファージが、前記分析対象細菌中で増殖すると共に、発光ファージに導入されている発光遺伝子が発現し、発光が生じるのに十分な時間である限り、特に限定されるものではなく、分析対象細菌の種類及び用いるファージの種類に応じて適宜決定することができる。例えば、分析対象細菌が大腸菌であり、ファージとしてファージを用いる場合には、通常、20 分間～4 時間であり、好ましくは1 時間～3 時間である。

【 0 0 2 1 】

発光は、公知の発光分析方法、例えば、フォトメーター、ケミルミッセンスリーダー、シンチレーションカウンター、又はルミメーターなどの公知の手段を使用することによって分析することができる。更に、高感度フィルムの感光や高感度ビデオカメラによる画像解析によっても、分析することが可能である。

【 0 0 2 2 】

本発明の細菌分析方法は、特に限定されるものではないが、例えば、図 1 に示す各工程（A）～（H）に従って実施することができる。

工程（A）に示すように、蓋 1 a の付いた適当な容器 1 [例えば、シャーレ（例えば、直径 = 60 mm）] に、滅菌済みのプレフィルター 2 [例えば、吸収パッド（例えば、直径 = 47 mm）] を入れた後、工程（B）に示すように、前記プレフィルター 2 の上に、滅菌済みのメンブレンフィルター 3（例えば、孔径 = 0.8 μ m、直径 = 25 mm）を載せる。前記メンブレンフィルター 3 上に、工程（C）に示すように、適当な供給手段 10 a（例えば、滅菌ピペット）で液状被検試料 4（例えば、100 μ L ~ 100 mL）を供給し、試料接触メンブレンフィルター 3' を得る。液状被検試料 4 がプレフィルター 2 に吸収されるまで放置した後、前記試料接触メンブレンフィルター 3' に、工程（D）に示すように、適当な供給手段 10 b（例えば、滅菌ピペット）で発光ファージ液 5（例えば、液状被検試料と同量）を供給し、試料及び発光ファージ接触メンブレンフィルター 3'' を得る。前記試料及び発光ファージ接触メンブレンフィルター 3'' は、発光ファージ液 5 がプレフィルター 2 に吸収されるまで放置する。

【 0 0 2 3 】

工程（E）に示すように、別の容器 6 [例えば、シャーレ（例えば、直径 = 60 mm）] に、滅菌済みのプレフィルター（例えば、直径 = 25 mm）を入れた後、適当な供給手

10

20

30

40

50

段 10 c (例えば、滅菌ピペット)で適当量(例えば、650 μ L)の分析対象細菌用培地 7 [例えば、0.2%マルトース及び10 mM硫酸マグネシウムを含むLB培地(LB-Mg-Mal培地)]を染み込ませることにより、分析対象細菌用培地吸収プレフィルター 8 が得られる。プレフィルターに吸収させる分析対象細菌用培地の液量は、プレフィルターの大きさ及び厚さに応じて適宜決定することができ、プレフィルターの底部から培地が容器内に流れ出る寸前まで十分に染み込ませることが好ましい。工程(F)に示すように、前記の分析対象細菌用培地吸収プレフィルター 8 上に、工程(D)で得られた試料及び発光ファージ接触 メンブレンフィルター 3 を重ねた後、試料及び発光ファージ接触 メンブレンフィルター 3 及び分析対象細菌用培地吸収プレフィルター 8 が乾燥しないように、容器 6 に蓋 6 a をし、適当な温度[例えば、10 ~ 40、好ましくは室温(例えば、20)]にて所定時間(例えば、1 ~ 4 時間、好ましくは 2 ~ 3 時間)インキュベートする。工程(G)に示すように、試料及び発光ファージ接触 メンブレンフィルター 3 及び分析対象細菌用培地吸収プレフィルター 8 を、あるいは、試料及び発光ファージ接触 メンブレンフィルター 3 のみを、発光測定機専用カップ 9 に入れた後、工程(H)に示すように、発光測定機にかけ、発光度を測定する。

10

【0024】

以上、発光遺伝子として、発光タンパク質が基質を必要としない発光遺伝子(例えば、GFP遺伝子)を用いる場合を例にとり、本発明の細菌分析方法を説明した。本発明の細菌分析方法の一態様である基質合成酵素利用型態様では、発光ファージとして、発光遺伝子(例えば、ルシフェラーゼ遺伝子)と基質合成酵素遺伝子(例えば、ルシフェラーゼ基質合成酵素遺伝子)とを導入したファージを用いること以外は、発光タンパク質が基質を必要としない発光遺伝子(例えば、GFP遺伝子)を用いる場合と同様にして、液状被検試料接触工程、ファージ液接触工程、及び分析工程をそれぞれ実施することができる。

20

【0025】

本発明の基質合成酵素利用型態様における分析工程では、試料及びファージ接触 メンブレンフィルター と分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させると、液状被検試料中に分析対象細菌が存在する場合には、試料及びファージ接触 メンブレンフィルター 上に担持された分析対象細菌に感染した発光ファージが、前記分析対象細菌中で増殖すると共に、発光ファージに導入されている発光遺伝子(例えば、ルシフェラーゼ遺伝子)と基質合成酵素遺伝子(例えば、ルシフェラーゼ基質合成酵素遺伝子)とが発現する。基質合成酵素遺伝子が発現すると、発光タンパク質(例えば、ルシフェラーゼ)の基質(例えば、脂肪族アルデヒド)が分析対象細菌中で産生されるため、発光タンパク質による発光が生じる。分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドに含まれている分析対象細菌用培地は、分析対象細菌の代謝を促進させ、その結果、発光ファージによる発光遺伝子及び基質合成酵素遺伝子の発現を促進し、更に、発光タンパク質の基質の産生を促進することができるため、発光を増強する作用を有する。

30

【0026】

本発明において、細菌分析方法の別の態様である基質添加型態様では、分析工程における試料及びファージ接触 メンブレンフィルター と分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとの接触を、発光タンパク質(例えば、ルシフェラーゼ)の基質の存在下で実施すること以外は、発光タンパク質が基質を必要としない発光遺伝子(例えば、GFP遺伝子)を用いる場合と同様にして、液状被検試料接触工程、ファージ液接触工程、及び分析工程をそれぞれ実施することができる。

40

本発明の基質添加型態様において用いる発光タンパク質の基質は、使用する発光タンパク質に応じて適宜決定することができる。例えば、発光タンパク質としてルシフェラーゼを用いる場合には、その基質として、例えば、炭素数10 ~ 20の飽和脂肪族アルデヒドを用いることができ、特にテトラデカノールが好ましい。テトラデカノールを用いる場合には、最終濃度が、好ましくは0.05 ~ 2%、より好ましくは0.1 ~ 0.25%となるように添加することができる。

【0027】

50

本発明の基質添加型態様において、発光タンパク質の基質を添加する方法は、分析工程において、試料及びファージ接触メンブレンフィルターと分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させ、所定時間経過した後、発光分析する直前に、前記試料及びファージ接触メンブレンフィルター上に前記基質が存在する限り、特に限定されるものではないが、例えば、

(1) 分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドに、分析対象細菌用培地と一緒に、基質を担持(例えば、吸収)させておく方法；

(2) 試料及びファージ接触メンブレンフィルターと分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させ、所定時間経過した後、発光分析する直前に、前記試料及びファージ接触メンブレンフィルターに、基質液を接触させる方法；又は

(3) 試料及びファージ接触メンブレンフィルターと分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させ、所定時間経過した後、発光分析する直前に、前記試料及びファージ接触メンブレンフィルターと基質液含有担体とを接触させる方法

などを挙げることができる。

【0028】

前記の基質添加方法(1)、すなわち、分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドに、分析対象細菌用培地と一緒に、基質を担持させておく方法では、例えば、分析対象細菌用培地に基質を添加した混合液を、吸収パッドに吸収させることにより、あるいは、分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドに、更に、基質液を吸収させることにより、分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドに基質を担持させることができる。

【0029】

前記の基質添加方法(2)、すなわち、試料及びファージ接触メンブレンフィルターと分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させ、所定時間経過した後、発光分析する直前に、前記試料及びファージ接触メンブレンフィルターに、基質液を接触させる方法では、例えば、適当な容器(例えば、シャーレ)内に配置した試料及びファージ接触メンブレンフィルター上に、基質液を滴下することにより、試料及びファージ接触メンブレンフィルターに基質液を接触させることができる。この場合には、液体吸収体(例えば、吸収パッド)上に試料及びファージ接触メンブレンフィルターを配置した状態で、基質液を滴下することが好ましい。

【0030】

前記の基質添加方法(3)、すなわち、試料及びファージ接触メンブレンフィルターと分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッドとを接触させ、所定時間経過した後、発光分析する直前に、前記試料及びファージ接触メンブレンフィルターと基質液含有担体とを接触させる方法では、基質液含有担体として、例えば、基質液を吸収させた吸収パッドを挙げることができる。前記吸収パッドは、基質液を吸収可能であり、滅菌(例えば、オートクレーブ滅菌、エチレンオキサイド滅菌、又は線滅菌)可能であり、更に、試料及びファージ接触メンブレンフィルターと密着して重ねることができる限り、特に限定されるものではなく、例えば、多孔性フィルター、濾紙、スポンジ、又は綿などを挙げることができる。なお、前記基質液含有担体は、基質液を吸収させた後、湿潤状態のままで、試料及びファージ接触メンブレンフィルターとの接触に用いることもできるし、あるいは、一度乾燥させ、乾燥状態で保存することもできる。乾燥状態の基質液含有担体を、試料及びファージ接触メンブレンフィルターとの接触に用いる場合には、適当な溶媒(例えば、水、生理食塩水、又は緩衝液等)で湿らせ、湿潤状態にした後、接触させることが好ましい。

【0031】

【実施例】

以下、実施例によって本発明を具体的に説明するが、これらは本発明の範囲を限定するものではない。

【実施例1】

《本発明の細菌分析方法における発光経時変化の測定》

10

20

30

40

50

(A) 試験菌液の調製

発光ファージに感受性である大腸菌 L E 3 9 2 株 (A T C C 3 3 5 7 2) を L B (L u r i a - B e r t a n i) 寒天平板培地に接種し、37 で一晩培養して得られた 1 集落を、L B - M g - M a l 培地 (0 . 2 % マルトース及び 1 0 m m o l / L 硫酸マグネシウムを含む L B 培地) 5 0 m L に接種した。37 で一晩振とう培養した培養液 1 m L を、新たな L B - M g - M a l 培地 1 0 m L に接種し、更に 37 で 2 時間振とう培養したものの (1×10^9 c f u / m L) を試験菌液とした。

【0032】

(B) 発光ファージ液の調製

本実施例では、発光ファージとして、海洋細菌ピブリオ・フィシェリの発光遺伝子群を導入した ファージを使用した。具体的には、ファージの誘導体ベクター E M B L 4 を制限酵素 E c o R I で切断した D N A 断片の間に、プラスミド p H S K 7 2 8 (特開平 1 0 - 1 7 9 1 6 1 号公報) を制限酵素 E c o R I で切断して得られる 1 0 k b の D N A 断片を挿入することにより、発光ファージを作製した。プラスミド p H S K 7 2 8 には、ピブリオ・フィシェリの発光遺伝子 (l u x) 群 (すなわち、ルシフェラーゼ遺伝子である l u x A 遺伝子及び l u x B 遺伝子と、ルシフェラーゼ基質合成酵素遺伝子である l u x C 遺伝子、l u x D 遺伝子、及び l u x E 遺伝子とが、5' から 3' 方向に向かって、l u x C 遺伝子、l u x D 遺伝子、l u x A 遺伝子、l u x B 遺伝子、及び l u x E 遺伝子の順に並んでいる遺伝子群) のカセットの直前に、マルチクローニング部位、挿入したウイルス遺伝子の翻訳を防ぐための 3 つの読み枠に配慮した終始暗号、及びシャイン・ダルガルノ (S D) 配列を組み入れてある。

【0033】

得られた発光ファージ (ファージ : E M B L 4) を、一般に行われている寒天重層法で増殖させ、クロロホルム添加後、4 で保存したものを、一般的にファージの希釈に用いられる S M バッファーで 1 0 倍希釈して使用した (2×10^8 p f u / m L) 。

【0034】

(C) 発光経時変化の測定

本実施例の操作は、図 1 に示す手順で実施した。なお、以下の操作で用いる滅菌済みプレフィルター及びメンブレンフィルターは、121 で 1 5 分高圧蒸気滅菌により滅菌した後、乾燥して使用した。

蓋付きの滅菌プラスチックシャーレ (直径 = 6 0 m m) 内に、滅菌した吸収パッド [プレフィルター (直径 = 4 7 m m ; ミリポア社)] を入れ、その上に滅菌したメンブレンフィルター (孔径 = 0 . 8 μ m , 直径 = 2 5 m m ; ミリポア社) を重ねた。前項 (A) で調製した菌液 1 0 0 μ L を、前記メンブレンフィルター上に供給した。菌液がメンブレンフィルター上から見えなくなるまで放置した後、前項 (B) で調製した発光ファージ液 1 0 0 μ L を、更に、メンブレンフィルター上に供給し、発光ファージ液がメンブレンフィルター上から見えなくなるまで放置した。

【0035】

別の滅菌プラスチックシャーレ (直径 = 6 0 m m) 内に、滅菌したプレフィルター (直径 = 2 5 m m ; ミリポア社) を入れ、L B - M g - M a l 培地 6 5 0 μ L を染み込ませた。続いて、このプレフィルター上に、先に菌液及び発光ファージ液を接触させたメンブレンフィルターを密着するように重ねた。

プレフィルターとメンブレンフィルターとを重ねた後、直ぐに、微弱発光測定機 (浜松ホトニクス社) 専用の発光測定カップ内に入れ、測定機にセットし、室内を 2 0 に設定し、1 分間毎の発光カウントを 6 0 分間にわたって測定した。

【0036】

なお、対照 (菌液のみをメンブレンフィルターに供給した場合) として、発光ファージ液をメンブレンフィルター上に供給しなかったこと以外は、発光経時変化測定のための前記操作を繰り返した。

また、比較例 (死菌の場合) として、前項 (A) で調製した菌液の代わりに、121 で

10

20

30

40

50

15分間高圧蒸気滅菌した菌液を用いたこと以外は、発光経時変化測定のための前記操作を繰り返した。

【0037】

(D) 結果

結果を図2～図4に示す。図2～図4は、それぞれ、前項(C)で実施した対照、実施例、及び比較例の結果である。図2～図4において、縦軸は、発光カウント(対数表示)を示し、横軸は、プレフィルターとメンブレンフィルターとを重ねてからの経過時間を示す。

図2に示すように、発光ファージを供給しなかった場合(すなわち、菌液のみをメンブレンフィルターに供給した場合)には、1時間経過後においても発光カウントは変化しなかった(平均発光カウント=29cps)。

これに対して、図3に示すように、本発明方法によれば、約18分後に発光カウントが対数増加し、発光ファージに感染した菌が発光していることが明らかであった(1時間後の発光カウント=1,153,877cps)。

なお、図4に示すように、試験菌液として死菌を用いた場合には、図2に示す結果と同様に、発光カウントの増加は見られなかった(平均発光カウント=33cps)。死菌ではファージが感染しないため、図3に示す発光カウントは、菌が発光ファージに感染したための発光であることが証明された。

以上の結果から、本発明方法によれば、発光ファージにより細菌を検出することができることが判明した。

【0038】

【実施例2】

《LB-Mg-Mal培地の有無による発光カウントの比較》

(A) 試験菌液の調製

実施例1(A)と同様に培養した菌を、LB-Mg-Mal培地で 1×10^4 cfu/mL又は 1×10^5 cfu/mLに希釈した各菌液を試験菌液とした。

【0039】

(B) 発光ファージ液の調製

実施例1(B)と同様に調製した希釈液(2×10^8 pfu/mL)を、発光ファージ液とした。

【0040】

(C) 発光カウントの測定

(i) 試験菌液として、前項(A)で調製した2種類の菌液(1×10^4 cfu/mL及び 1×10^5 cfu/mL)を使用したこと、そして、(ii)プレフィルターとメンブレンフィルターとを重ねた後、直ぐに、発光カウントを測定する代わりに、シャーレの蓋を閉じ、20で2時間静置した後、発光測定を実施したこと以外は、実施例1(C)の操作を繰り返した。なお、発光測定は、1秒間毎に10回測定した平均値が表示されるように設定して実施した。

【0041】

また、比較例(LB-Mg-Mal培地を染み込ませたプレフィルターを使用しない場合)として、(i)前項(A)で調製した2種類の菌液(1×10^4 cfu/mL及び 1×10^5 cfu/mL)を使用したこと、(ii)プレフィルターとメンブレンフィルターとを重ねた後、直ぐに、発光カウントを測定する代わりに、シャーレの蓋を閉じ、20で2時間静置した後、発光測定を実施したこと、そして、(iii)LB-Mg-Mal培地650μLを染み込ませたプレフィルターの代わりに、培地を染み込ませていないプレフィルターを用いること以外は、実施例1(C)の操作を繰り返した。

【0042】

(D) 結果

結果を図5及び図6に示す。

図5は、試験菌液として、 1×10^4 cfu/mLに希釈した菌液を用いた場合の結果で

あり、図6は、 1×10^5 c f u / m L に希釈した菌液を用いた場合の結果である。図5及び図6において、「ブランク」は、対照（菌液のみをメンブレンフィルターに供給した場合）の結果を意味し、「培地有り」は、実施例の結果を意味し、「培地無し」は、比較例の結果を意味する。

図5に示すように、 1×10^4 c f u / m L に希釈した菌液を用いた場合には、培地を染み込ませたプレフィルター上に、菌液と発光ファージ液とを供給したメンブレンフィルターを重ねた方〔実施例（培地有り）〕が、あきらかに発光カウントが高く、この操作を行わなかった培地無しの系（比較例）では、ブランク（対照）カウントとほぼ同等のカウントしか得られなかった。

更に、図6に示すように、 1×10^5 c f u / m L に希釈した菌液を使用した場合においても同様な結果が得られた。

10

以上の結果から、培地を染み込ませたプレフィルター上に、菌液とファージ液とを供給したメンブレンフィルターを重ねると、プレフィルターに染み込ませた培地により、菌の代謝が活発になり、菌体内に挿入された発光遺伝子群によるルシフェラーゼとその基質脂肪酸アルデヒドの産生性が高まり、発光することが判明した。

【0043】

【実施例3】

《メンブレンフィルター上に供給する試験菌液量及び発光ファージ液量による発光カウントの比較》

（A）試験菌液の調製

20

実施例1（A）と同様に培養した菌を、LB-Mg-Mal培地で100 c f u / m L に希釈した各菌液を試験菌液とした。

【0044】

（B）発光ファージ液の調製

実施例1（B）と同様に調製した希釈液（ 2×10^8 p f u / m L ）を、発光ファージ液とした。

【0045】

（C）発光カウントの測定

（i）試験菌液として、前項（A）で調製した菌液（100 c f u / m L ）を使用したこと、そして、（ii）メンブレンフィルターへの試験菌液及び発光ファージ液の各供給量を、500 μ L、1 m L、及び3 m L の3段階としたこと以外は、実施例2（C）の操作を繰り返した。

30

なお、メンブレンフィルターへの試験菌液及び発光ファージ液の各供給量が500 μ L の場合には、メンブレンフィルターの下に配置する吸収パッド（プレフィルター）を、実施例2（C）と同様に、1枚とし、前記各供給量が1 m L の場合には吸収パッドを2枚とし、前記各供給量が3 m L の場合には吸収パッドを3枚とした。

【0046】

（D）結果

結果を図7に示す。

図7において、黒棒は、実施例の結果を示し、灰色棒は、ブランク（菌液のみをメンブレンフィルターに供給した場合）の結果を示す。

40

図7に示すように、メンブレンフィルター上に供給する試験菌量及び発光ファージ量が多い程、発光カウントが上昇した。従って、サンプル量が多いほど、ブランク値に対するS/N比が上がり、有利になる。本発明方法では、吸収パットの吸収量を上げる（例えば、吸収パットを大きくしたり、厚くしたり、あるいは、枚数を重ねる）ことで、大量の試験菌及び発光ファージを供給することができる優れた方法であることが判明した。

【0047】

【実施例4】

《検出感度の評価》

（A）試験菌液の調製

50

実施例 1 (A) と同様に培養した菌を、LB - Mg - Mal 培地で、1000 cfu/mL、100 cfu/mL、10 cfu/mL、又は 1 cfu/mL に希釈した 4 種類の菌液を試験菌液とした。

【0048】

(B) 発光ファージ液の調製

実施例 1 (B) と同様に調製した希釈液 (2×10^8 pfu/mL) を、発光ファージ液とした。

【0049】

(C) 発光カウントの測定

(i) 試験菌液として、前項 (A) で調製した 4 種類の菌液 (1000 cfu/mL、100 cfu/mL、10 cfu/mL、及び 1 cfu/mL) を使用したこと、そして、
(ii) メンブレンフィルターへの試験菌液及び発光ファージ液の各供給量を、3 mL としたこと以外は、実施例 3 (C) の操作を繰り返した。

なお、メンブレンフィルター上に供給された菌数を証明するために、同様にメンブレンフィルター上に各希釈試験菌液 3 mL を供給したメンブレンをハートインフュージョン寒天平板培地上に置き、37℃で一晩培養した後、メンブレンフィルター上の集落数を測定した。

【0050】

(D) 結果

結果を図 8 ~ 図 10 に示す。図 8 は、試験菌液として、1 cfu/mL 又は 10 cfu/mL に希釈した菌液を用いた場合の結果であり、図 9 は、100 cfu/mL 又は 1000 cfu/mL に希釈した菌液を用いた場合の結果である。図 8 及び図 9 において、黒棒は、実施例の結果を示し、灰色棒は、ブランク (菌液のみをメンブレンフィルターに供給した場合) の結果を示す。また、図 10 は、菌液の菌数と発光カウントとの定量性を示すグラフである。図 10 の縦軸及び横軸は対数表示である。

【0051】

図 8 及び図 9 に示すように、1 cfu/mL の菌数試料を測定することができ、しかも、同一菌数サンプルを供給した後、培養したメンブレンフィルター上には、1 cfu/mL の菌液を供給したメンブレンフィルターから 1 個の集落が確認することができたことから、本発明方法によれば、1 個の菌を 2 時間で検出可能であることが判明した。

また、どの菌数においても、感染させる発光ファージ数は 2×10^8 pfu/mL の同一ファージ液を使用することができ、1 濃度のファージ液の使用で行えることが確認された。

更に、図 10 に示すように、定量性も認められ、発光カウントから試料中の菌数を知ることができる。

【0052】

【発明の効果】

本発明方法によれば、(1) メンブレンフィルター上に固定化された細菌に、発光ファージを通過させることで、感染確率を高めることによって；

(2) 分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッド上に試料及びファージ接触メンブレンフィルターを重ねることで、発光ファージが細菌に感染後、菌体内で発光タンパク質 (又は発光タンパク質及びその基質) の産生を促進することによって；

好ましくは更に、

(3) メンブレンフィルター下に液体吸収体を用いることで、液状被検試料の供給量を飛躍的に高めることによって；

1 個の細菌の検出であっても短時間 (例えば、2 時間) で検出することができる。しかも、操作が極めて簡便であることの効果は絶大である。

【0053】

更に、本発明方法によれば、発光ファージを代えることにより、分析対象細菌が 1 mL 当たり数個であっても、細菌の検出が可能である。従って、臨床細菌検査分野では、現在

10

20

30

40

50

問題になっている薬剤耐性菌のふき取り検査による検出、あるいは、感染症の起因菌の検出等に応用することができ、食品細菌検査分野では、食中毒原因菌の検出等に、また、無菌状態でなければならぬ各種試料の細菌検査に、更に培養に時間を要する菌の検出等に応用することができる。しかも、本発明方法によれば、細菌検査の抱えている現状の問題点である培養に時間がかかる点や、操作が繁雑である点を一挙に解決することができる。従って、臨床分野では院内感染防止を未然に防ぐことができ、食品検査では食中毒を未然に防ぐことができ、細菌検査の現状を大きく変えることができる画期的な効果を有するものである。

【0054】

以上、述べたように、本発明方法の特徴は、(1)同一メンブレンフィルター上に発光ファージを供給できる簡便性と、(2)そのメンブレンフィルターを、分析対象細菌用培地を吸収させた吸収パッド上に移動させるだけで、メンブレンフィルター上の分析対象細菌をそのまま発光測定することができる迅速性である。また、本発明方法の好適態様における更なる特徴は、(3)液体吸収体上のメンブレンフィルターに、分析対象細菌を含む液状被検試料を大量に供給することで、分析対象細菌を濃縮及び固定することによる高感度化である。

【図面の簡単な説明】

【図1】本発明の細菌分析方法による細菌分析操作法を模式的に示す説明図である。

【図2】対照（発光ファージを供給しなかった場合）における発光経時変化を示した図である。

【図3】本発明方法による発光経時変化を示した図である。

【図4】比較例（死菌の場合）における発光経時変化を示した図である。

【図5】本発明方法において、培地の有無による発光カウントを比較した結果（試験菌数 = 1×10^4 cfu/mL）を示すグラフである。

【図6】本発明方法において、培地の有無による発光カウントを比較した結果（試験菌数 = 1×10^5 cfu/mL）を示すグラフである。

【図7】本発明方法において、試験菌液量及び発光ファージ液量による発光カウントを比較した結果を示すグラフである。

【図8】本発明方法において、試験菌液量（試験菌数 = 1 cfu/mL又は10 cfu/mL）による発光カウントを比較した結果を示すグラフである。

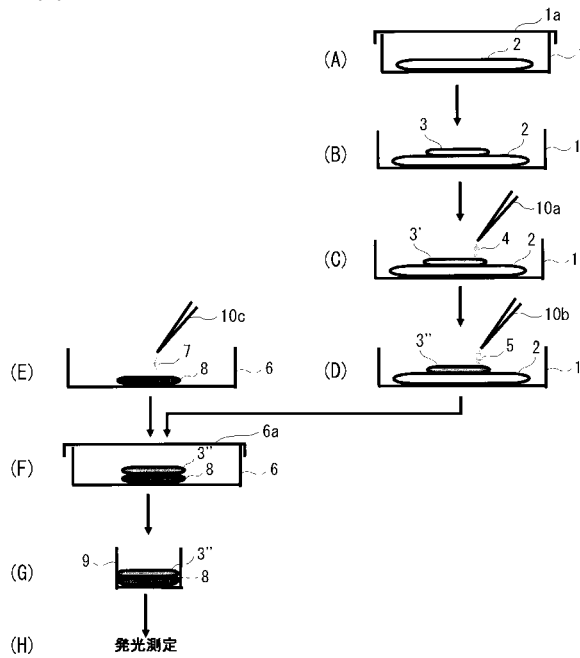
【図9】本発明方法において、試験菌液量（試験菌数 = 100 cfu/mL又は1000 cfu/mL）による発光カウントを比較した結果を示すグラフである。

【図10】本発明方法における、菌液の菌数と発光カウントとの定量性を示すグラフである。

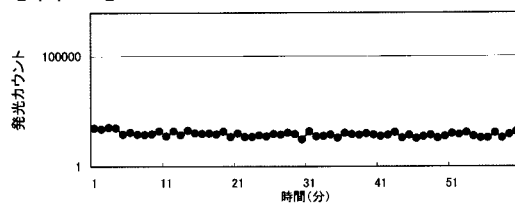
【符号の説明】

- 1・・・シャーレ； 2・・・プレフィルター； 3・・・メンブレンフィルター；
- 4・・・液状被検試料； 5・・・発光ファージ液； 6・・・シャーレ；
- 7・・・分析対象細菌用培地；
- 8・・・分析対象細菌用培地吸収プレフィルター；
- 9・・・発光測定機専用カップ。

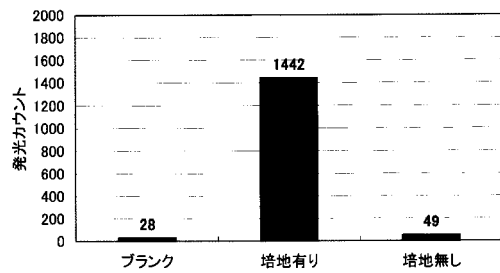
【図 1】



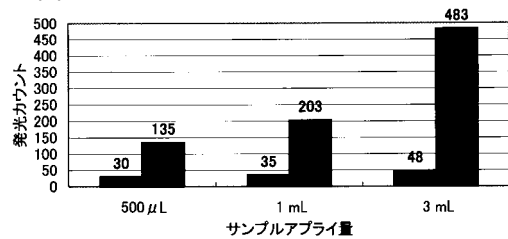
【図 2】



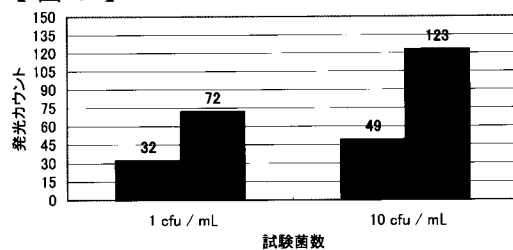
【図 6】



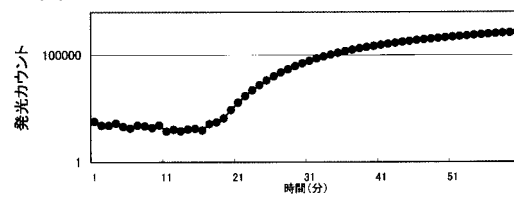
【図 7】



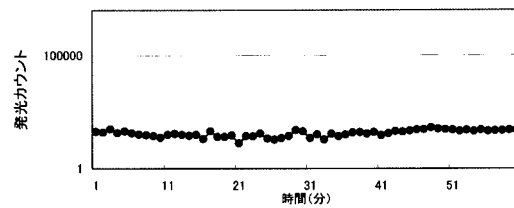
【図 8】



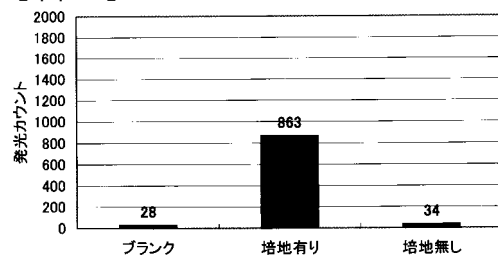
【図 3】



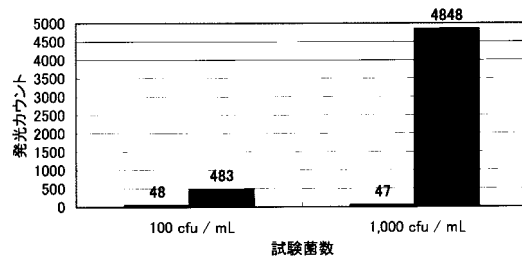
【図 4】



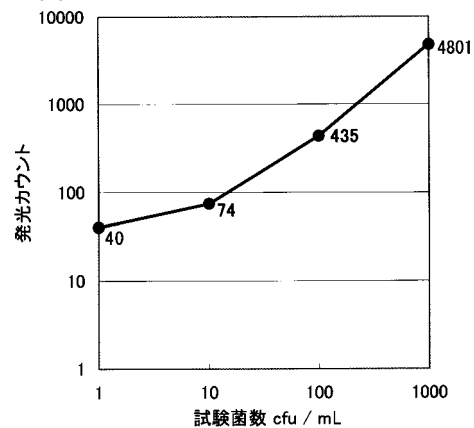
【図 5】



【図 9】



【図 10】



フロントページの続き

- (56)参考文献 特開昭64-027479(JP,A)
米国特許第05292644(US,A)
特開平04-249768(JP,A)
特開2000-270892(JP,A)
特開2002-045183(JP,A)

(58)調査した分野(Int.Cl., DB名)

C12Q 1/00-1/70
G01N 21/78
C12N 15/00
BIOSIS/MEDLINE/WPIDS(STN)
CAplus(STN)
PubMed
JMEDPlus(JDream2)
JST7580(JDream2)
JSTPlus(JDream2)