

(19) 日本国特許庁(JP)

(12) 特許公報(B2)

(11) 特許番号

特許第4456182号
(P4456182)

(45) 発行日 平成22年4月28日(2010.4.28)

(24) 登録日 平成22年2月12日(2010.2.12)

(51) Int.Cl.	F 1
C 12 N 15/09	(2006.01)
C 12 Q 1/68	(2006.01)
G 01 N 33/566	(2006.01)
G 01 N 33/569	(2006.01)
	C 12 N 15/00 Z N A A
	C 12 Q 1/68 A
	G 01 N 33/566 F
	G 01 N 33/569

請求項の数 10 (全 33 頁)

(21) 出願番号	特願平10-513982
(86) (22) 出願日	平成9年9月15日(1997.9.15)
(65) 公表番号	特表2001-500380(P2001-500380A)
(43) 公表日	平成13年1月16日(2001.1.16)
(86) 国際出願番号	PCT/US1997/016423
(87) 国際公開番号	W01998/011257
(87) 国際公開日	平成10年3月19日(1998.3.19)
審査請求日	平成16年9月1日(2004.9.1)
(31) 優先権主張番号	60/026,387
(32) 優先日	平成8年9月16日(1996.9.16)
(33) 優先権主張国	米国(US)

(73) 特許権者
ザ カバメント オブ ザ ユナイテッド ステイツ オブ アメリカ, リブリゼンティッド バイ ザ セクレタリー, デパートメント オブ ヘルス アンド ヒューマン サービシーズ, センターズ フォー ディジ アメリカ合衆国 ジョージア 30329, アトランタ, スイート 1103, エグゼキュティブ パーク ビルディング 4, メイルストップ イー-67

(74) 代理人
弁理士 山本 秀策

最終頁に続く

(54) 【発明の名称】 C a n d i d a s p p . の検出のための方法および組成物

(57) 【特許請求の範囲】

【請求項 1】

配列番号 1 1 に対応するヌクレオチド配列およびその相補鎖からなる、単離された二本鎖核酸。

【請求項 2】

サンプル中のAspergillus Spp. および / またはCandida Spp. を検出するための方法であつて、

該サンプルから核酸を単離する工程、

配列番号 1 ~ 4 からなる群より選択される少なくとも 1 つの真菌特異的プライマーを使用して、該核酸の領域を増幅する工程、および

請求項 1 に記載の単離された核酸を使用して、該増幅した核酸を検出する工程を包含する、方法。

【請求項 3】

Candida spp. および / またはAspergillus spp. の検出のためのキットであつて、

請求項 1 に記載の核酸、および

該検出方法についての説明書

を含む、キット。

【請求項 4】

前記キットが、配列番号 5 ~ 9 からなる配列の群において規定されるヌクレオチド配列またはそれらの相補鎖のうちの 1 5 ~ 2 2 塩基からなる少なくとも 1 つのプローブをさらに

含む、請求項 3 に記載のキット。

【請求項 5】

請求項 4 に記載のキットであって、該キットは、
配列番号 12 ~ 16 からなる群より選択される核酸
をさらに含む、キット。

【請求項 6】

請求項 2 に記載の方法であって、前記増幅した核酸は、配列番号 11 に特異的にハイブリダイズする、方法。

【請求項 7】

請求項 2 に記載の方法であって、前記増幅した核酸は、配列番号 5 ~ 9 からなる群より選択される核酸に特異的にハイブリダイズする、方法。 10

【請求項 8】

請求項 2 に記載の方法であって、前記増幅した核酸は、配列番号 11 ~ 16 からなる群より選択される核酸に特異的にハイブリダイズする、方法。

【請求項 9】

請求項 2 に記載の方法であって、前記増幅する工程は、配列番号 1 および 4 から選択されるプライマーと、配列番号 11 ~ 16 からなる群より選択される核酸と、を含む、方法。

【請求項 10】

請求項 2 に記載の方法であって、前記増幅する工程は、配列番号 2 および 3 から選択されるプライマーと、配列番号 11 ~ 16 からなる群より選択される核酸と、を含む、方法。 20

【発明の詳細な説明】

発明の分野

本発明は、*Candida*属および*Candida*の異なる種ならびに他の微生物の検出および区別のための診断アッセイ、ならびにアッセイを行うための組成物およびキットに関する。

発明の背景

*Candida albicans*は、胃腸管の共生生物である。*C.albicans*およびより少ない程度でいくつかの他の関連種は、免疫が傷つけられた宿主における日和見病原体としてますます重要である。未知の性周期を有する 2 型性 2 倍体酵母である、*C.albicans*は、免疫系がインタクトであるヒトの皮膚および粘膜組織から単離され得る内因性生物である。しかし、免疫系または内分泌系の混乱は、*Candida*種が共生状態から局所的または全身的のいずれかで組織を侵すことに変わることを示す。この日和見の例は、HIV 感染に関連して遭遇する口-食道または膣のカンジダ症である。 30

*C.albicans*において、5S、18S、5.8S および 28S rRNA をコードする核 rDNA 遺伝子は、第 7 番染色体上に約 10kb 単位長さの 50 ~ 100 コピータンデム反復として見出される (Magee ら、1987, Thrash-Bingham および Gorman, 1992)。5S rDNA 遺伝子 (121bp) は、小サブユニットと大サブユニットとの間に位置する 2 つの非転写領域によって隣接し、そして集合的に遺伝子間スペーサー (IGS) と呼ばれる。リボソーム 5.8S 配列は、種々の真核生物からまとめられた (Dams ら、1988)。さらに、5.8/28S の内部転写スペーサー (ITS) 領域の配列分析は、少なくとも 1 つの真菌種内で株変異を示したが (O'Donnell, 1992)、一方他の種は完全な保存を証明した (Mitchell ら、1992)。株特異的制限多型 (RFLP) は、*C.albicans* の IGS 領域において以前に観察された (Magee ら、1987)。 40

日和見真菌である *C.albicans* はまた、重篤に免疫が傷つけられた宿主において全身性疾患を引き起こす。これは散在性 (disseminated) カンジダ症の最も原因となる種であり、*C.tropicalis*、*C.parapsilosis* および *C.glabrata* が続く (Odds, 1988)。散在は、*Candida* が血流を介してまたは粘膜表面の内部器官への侵入により広がる (Odds, 1988)。高い危険性の患者集団は、悪性疾患または好中球減少を有する個体、化学療法および / または複数の抗生物質を受けている個体、ならびに留置カテーテルを有する個体または少ない出生時体重の乳児を含む (Armstrong, 1989)。

全身性カンジダ症の診断は、臨床的に区別する徴候の非存在、しばしばネガティブな血液培養物、および感染を検出するための信頼できる血清学的試験の非存在により複雑にされ 50

る。現在、散在性カンジダ症は、しばしば、最低少なくとも2つのポジティブな血液培養物により診断される(Odds, 1988)。しかし、血液培養物だけでは、50%もの散在性カンジダ症症例が剖検で診断されるので、散在性カンジダ症の診断に明らかに十分ではない(Telentiら、1989)。散在性疾患有する免疫が傷つけられた患者のために選択した薬物であるアンホテリシンBの腎毒性は、予防のためのその使用を妨げる。

散在性カンジダ症の発生率は、増大する数の免疫抑制された患者および術後患者に起因して近年において増加した。新たな抗真菌薬物の出現は、この疾患の治療技術についての見通しを改善した；しかし、診断は難しいままである。さらに、骨髄移植患者のフルコナゾール予防は、*Candida albicans*により引き起こされる散在性疾患の発生率を低減したが、フルコナゾールに先天的に耐性である他の*Candida*種(最も顕著には、*C.krusei*および*C.g labrata*)は、主要な原因となる薬剤として増加した。従って、*Candida*種の初期検出および同定は、抗真菌治療の正しい標的化に必須である。

血液から*Candida*を確実に培養する困難ならびに疾患を検出すための感度のあるおよび特異的な血清学的試験の欠如と組み合わせて、これらの結果は、代替の診断アプローチを開発する必要性を強調する。

ポリメラーゼ連鎖反応(PCR)の使用による、感染患者の血流からの細菌およびウイルスDNAの検出のための技術が開発された。PCRは、ゲノムDNAが、アガロースゲル電気泳動、サザンプロットティングまたはドットプロットハイブリダイゼーションにより検出され得るように、ゲノムDNAを幾何級数的に増幅する(Miyakawaら、1992、Kafatosら、1979、Laskerら、1992)。

PCRに基づく診断方法は、生存能力のある生物が増幅または検出に必要とされないので、血液培養技術と比較して増大した感度を提供し得る。今まで、PCR増幅DNAの使用による感染患者血液中の*C.albicans*細胞の検出を記載する報告は1つしかない(Buckmanら、1990)。Buckmanらは、ZYMOLYASEおよびプロテイナーゼKで*C.albicans*細胞を溶解し、そしてフェノールおよびクロロホルムでDNAを抽出した。この方法による感度限界は、全血1mlあたり120個の細胞である。記載されたように、この方法は、時間がかかり、大きな労働量を要し、そして毒性化学薬品(フェノールおよびクロロホルム)を繰返し使用し、そして容易に再現可能であることが示されていない。さらに、單一コピー遺伝子であるシトクロームP-450遺伝子はDNA増幅のための標的であり、従ってこの方法を非常に非感受性にさせた。Miyakawaらは、*Candida* DNAからのPCR産物の検出のためのサザンプロットハイブリダイゼーションの使用による改善した感度を記載した(Miyakawaら、1991)。それらの研究におけるサザンプロットによる感度限界は尿1mlあたり10個の細胞であり、そして血中の検出を扱わなかった。

体液中の*C.albicans* DNAを検出するためのポリメラーゼ連鎖反応(PCR)に基づく試験の使用は、いくつかの励みになる結果を生じた。しかし、カンジダ症検出のためのこれらの試験の日常的な適用は、難しいままである。現在の方法は、大きな労働量を要するサンプル調製、*Candida* DNAの遊離のための値段の高い酵素、およびPCR増幅前にDNAを精製するためのフェノール-クロロホルム抽出を必要とする。増幅後、ゲル電気泳動またはサザンプロットティングによるPCR産物の検出は、しばしば、臨床研究室設定において実用的ではない。感度は変わり易く、そして偽陽性ならびに偽陰性結果が報告されている。また、大部分の研究は、*C.albicans* DNAの検出に集中したが、非*albicans* *Candida*種に由来するDNAに集中しなかった。

他方では、日常的な培養に基づく*Candida*種の同定は、純粋な培養物を得るために最初の陽性結果後少なくとも1日；発芽管形成により*C.albicans*単離物を同定するためにもう1日；およびAPI-20C糖同化小片試験およびコーンミール寒天形態学により非*albicans* *Candida*単離物を同定するためにさらに2日以上を必要とする。従って、種レベルまで*Candida*単離物を迅速かつ正確に同定するための試験は、臨床的および疫学的の両方で有用である。

血中の*Candida*を検出する能力は、尿または粘膜分泌物からの検出が生物の正常な共生状態または局在化非散在性感染と混同され得るので、全身性カンジダ症の迅速かつ正確な診

10

20

30

40

50

断に非常に重要である。

発明の要旨

本発明は、高度に保存された機能的ドメインにより隣接されるITS2の非保存領域の使用による種同定に対する迅速なアプローチを提供する。属および他の関連生物の同定はまた、5.8S rRNA遺伝子の「属」特異的領域の検出により増強される。本発明者らが本明細書に記載の生物を選択的に回収することを可能にする、この遺伝子の領域を見出すことは驚くべきことであった。

本発明は、配列表において配列番号5により規定されるヌクレオチド配列から本質的になる単離された2本鎖核酸を提供する。これはC.albicans ITS2配列であり、そしてC.albicansに特異的なヌクレオチド配列を含む核酸を含む。本発明の単離された2本鎖核酸のさらなる例は、配列表において配列番号6～9により定義されるヌクレオチド配列から本質的になる。これらは、C.parapsilosis、C.tropicalis、C.glabrataおよびC.kruseiのITS2配列である。これらの核酸は、個々の生物に特異的なヌクレオチド配列を含み得る。

本発明は、表1に述べられ、そして「ALL-CAN-TET」およびその相補体として言及される配列から本質的になる単離された2本鎖核酸をさらに提供する。この配列と特異的にハイブリダイズする核酸配列、特に最初の4つの塩基対(AGGG)またはそれらの相補体は、全て表4に示されるように、全てではないにしろ、多数のCandida spp.およびSaccharomyces cerevisiaeおよび少なくとも2つのAspergillus種を示す。これらの生物は日和見病原体であり、そしてそれらの存在の知識は、有用な処置情報を提供し得る。AspergillusおよびCandidaの両方の検出は、それらが同じ環境下で(例えば、骨髄移植片患者において)現れる傾向があるので重要である。処置は、一方またはもう一方または両方の属が検出されてもいなくても同様である。

本発明の核酸またはそのフラグメントと特異的にハイブリダイズするか、またはこれらを選択的に增幅する単離された核酸もまた意図される。上記の核酸に相補的な単離された核酸もまた提供される。

被験体において全身性カンジダ症を診断する方法もまた提供される。この方法は、以下の工程：(a)被験体からの血液を、界面活性剤、ポリプロピレングリコール、ポリアンエタノールスルホン酸ナトリウムおよびエチレンジアミン四酢酸ナトリウムを含むチューブに収集する工程；(b)攪拌しながら、ZYMOLASE-100Tを用いてCandida細胞を溶解する工程；(c)溶解された細胞からDNAを抽出および沈殿する工程；(d)CandidaリボソームDNAの内部転写スペーサー領域に由来するユニバーサル真菌プライマー対を用いて沈殿されたDNAを增幅する工程；ならびに(e)増幅されたDNAをCandida DNAと選択的にハイブリダイズするプローブとをハイブリダイズすることにより、Candidaに由来する増幅されたDNAを検出する工程を含み、増幅されたDNAの存在は、全身性カンジダ症を示す。

定義

他に定義されない限り、本明細書中に使用される全ての技術的および科学的用語は、本発明が属する当業者により一般的に理解されるような同じ意味を有する。Singletonら(1994)Dictionary of Microbiology and Molecular Biology,第2版,John Wiley and Sons(New York);Walker(編)(1988)The Cambridge Dictionary of Science and Technology,The press syndicate of the University of Cambridge(New York);ならびにHaleおよびMarham(1991)The Harper Collins Dictionary of Biology Harper Perennial(New York)は全て、当業者に本発明において使用される用語のうちの多くの一般的な辞書を提供する。本明細書中に記載される方法および材料に類似したまたは等価な任意の方法および材料が、本発明の実施または試験において使用され得るが、特定の好みしい方法および材料が記載される。本発明の目的のために、以下の用語が以下に定義される。

用語「単離された」または「生物学的に純粋な」は、その天然状態において見出されるような通常それに付随する成分を実質的または本質的に含まない材料をいう。

用語「核酸」は、1本鎖または2本鎖いずれかの形態のデオキシリボヌクレオチドまたはリボヌクレオチドポリマーをいい、他に限定されない限り、天然に生じるヌクレオチドに類似した様式で核酸にハイブリダイズする天然ヌクレオチドの既知のアナログを含む。他

10

20

30

40

50

に示されない限り、特定の核酸配列は、必要に応じて、その相補配列を含む。

2つの1本鎖核酸は、それらが2本鎖2重らせんを形成する場合に「ハイブリダイズする」。2本鎖の要素をもつ領域は、1本鎖核酸の1つもしくは両方の完全長、または一方の1本鎖核酸の全ておよびもう一方の1本鎖核酸のサブ配列を含み得るか、あるいは2本鎖の要素をもつ領域は、各核酸のサブ配列を含み得る。核酸のハイブリダイゼーションに対する概説は、Tijssen (1993) *Laboratory Techniques in Biochemistry and Molecular Biology--Hybridization with Nucleic Acid Probes* 第1部第2章「Overview of principles of hybridization and the strategy of nucleic acid probe assays」, Elsevier (New York) に見出される。

核酸ハイブリダイゼーション実験（例えば、サザンおよびノザンハイブリダイゼーション）の状況における「ストリンジエントなハイブリダイゼーション洗浄条件」は配列依存性であり、そして異なる環境パラメータ下で異なる。核酸ハイブリダイゼーションに対する徹底的なガイドは、Tijssen、前出において見出される。一般的に、高度にストリンジエントな洗浄条件は、定義されたイオン強度およびpHで特定の配列についての熱融点(T_m)より約5 低いように選択される。 T_m は、（定義されたイオン強度およびpHでの）、標的配列の50%が完全に適合したプローブにハイブリダイズする温度である。非常にストリンジエントな条件は、特定のプローブについての T_m 点に等しいように選択される。ストリンジエントな条件下で互いにハイブリダイズしない核酸でも、それらがコードするポリペプチドが実質的に同一であればなお実質的に同一である。これは、例えば、1コピーの核酸が遺伝コードにより許容される最大コドン縮重を用いて作られる場合に起こる。

2つの核酸配列の状況における用語「同一」は、最大一致で整列された場合に同じである2つの配列における残基をいう。核酸は、少なくとも約70%同一、好ましくは少なくとも約80%同一、必要に応じて約90%以上同一である場合、参照核酸に対して実質的に同一である。

本明細書中で使用する用語「プライマー」は、精製された制限消化物におけるような天然に生じても、または合成的に生成されてもオリゴヌクレオチドをいい、そして標的配列鎖にハイブリダイズし得る。末端3'ヌクレオチドがハイブリダイズした場合、これは、プライマー伸長の合成が誘導される条件下で合成開始点として作用する。これらの条件は、代表的に、適切な緩衝液中のおよび適切な温度での、4つの異なるヌクレオチド三リン酸（ヌクレオチド試薬）および耐熱性酵素の存在を含む。プライマー対が本明細書中で言及される場合、この対は、2本鎖標的核酸のセンス鎖にハイブリダイズし得る1つのプライマー（「センスプライマー」）および2本鎖標的核酸のアンチセンス鎖にハイブリダイズし得る1つのプライマー（「アンチセンスプライマー」）を含むことが意味される。プライマー対は、それらが増幅されるべき標的核酸の領域に隣接し、そして増幅プロトコル（例えば、ポリメラーゼ連鎖反応）に置かれた場合、標的領域が増幅されるのを引き起こすように設計される。

ヌクレオチド配列に「実質的に相同な」または「実質的に相補的な」プライマーが意味するものは、安定かつ特異的な結合がプライマーと標的配列との間で起こる標的配列とハイブリダイズするために十分相補的な、天然に生じるヌクレオチドまたはそれらのアナログ（例えば、7-デアザグアノシンまたはイノシン）を含むポリヌクレオチドまたはオリゴヌクレオチドである。安定なハイブリダイゼーション複合体（2重らせん）の形成に必要とされる相同性の程度は、増幅培地のストリンジエンサーで変化する。プライマーは、増幅される各特異的配列の標的鎖に実質的に相同であるべきである。これは、プライマーが標準的な増幅条件下で適切な鎖とハイブリダイズするのに十分相補的でなければならないことを意味する。従って、プライマー配列は、テンプレートの正確な配列を反映する必要はない。例えば、非相補的ヌクレオチドフラグメントは、鎖に相補的なプライマー配列の残りと共に、プライマーの5'末端に付着され得る。あるいは、プライマー配列が、それとハイブリダイズし、それにより伸長産物合成のためのテンプレートを形成する標的配列の配列と十分に相補性を有するならば、非相補塩基またはより長い配列はプライマーに分散され得る。

10

20

30

40

50

発明の詳細な説明

本発明は、配列番号5により配列表において定義されるヌクレオチド配列から本質的になる単離された2本鎖核酸を提供する。これは、*C.albicans* ITS2配列を含む。「単離された」は、天然に生じる生物において見出される他の核酸から分離されたことを意味する。核酸は、*C.albicans*に特異的なヌクレオチド配列を含む。「特異的な」は、*C.albicans*に由来する核酸との適切なポジティブハイブリダイゼーションの決定を妨げる他の核酸とハイブリダイズしない配列を意味する。2本鎖核酸と「特異的にハイブリダイズする」プローブは、1本鎖形態の場合、2本の鎖のうちの1本にハイブリダイズする。

本発明の単離された2本鎖核酸のさらなる例は、配列番号6により配列表において定義されるヌクレオチド配列から本質的になる。これは、*C.parapsilosis*のITS2配列を含む。この核酸は、*C.parapsilosis*に特異的なヌクレオチド配列を含む。10

本発明の単離された2本鎖核酸の別の例は、配列番号7により配列表において定義されるヌクレオチド配列から本質的になる。これは、*C.tropicalis* ITS2配列を含む。この核酸は、*C.tropicalis*に特異的なヌクレオチド配列を含む。

本発明の単離された2本鎖核酸のなおさらなる例は、配列番号8により配列表において定義されるヌクレオチド配列から本質的になる。これは、*C.glabrata* ITS2配列を含む。この核酸は、*C.glabrata*に特異的なヌクレオチド配列を含む。

本発明の単離された2本鎖核酸の別の例は、配列番号9により配列表において定義されるヌクレオチド配列から本質的になる。これは、*C.krusei* ITS2配列を含む。この核酸は、*C.krusei*に特異的なヌクレオチド配列を含む。20

本発明の単離された2本鎖核酸の別の例は、配列番号11により配列表において定義される、All-CAN-TETと本明細書中で言及されるヌクレオチド配列から本質的になる。この核酸は、全ての*Candida* spp.、*Saccharomyces cerevisiae*、*Aspergillus fumigatus*および*Aspergillus flavus*に特異的なヌクレオチド配列を含むが、他の真菌、細菌またはヒトDNAは表4において以下に記載されるように試験されていない。*Aspergillus* sp.が検出されるべき場合、サンプルは、*Aspergillus*核酸を放出するために機械的破壊に供されることが所望される。

本発明の核酸またはそのフラグメントと特異的にハイブリダイズするか、またはこれらを選択的に增幅する単離された核酸もまた意図される。上記の核酸に相補的な単離された核酸もまた提供される。配列は、ヌクレオチド配列および特定の配列の有用性に基づいて選択され得る。より詳細には、本発明は、配列番号5～9により配列表において定義されるヌクレオチド配列から本質的になる核酸と特異的にハイブリダイズする単離された核酸を提供する。30

プライマーまたはプローブとしての使用のためのオリゴヌクレオチドは、代表的に、例えば、自動化合成器（例えば、Needman-VanDevanterら、(1984) *Nucleic Acids Res.*, 12:6 159-6168に記載される）を用いて、BeaucageおよびCaruthers (1991), *Tetrahedron Letts.*, 22 (20) :1859-1862により記載される固相ホスホロアミダイトトリエステル法に従って化学的に合成される。オリゴヌクレオチドはまたカスタムメイドであり得、そして当業者に公知の種々の商業的供給源から注文され得る。オリゴヌクレオチドの精製は、必要な場合、代表的に、PearsonおよびRegnier (1983) *J.Chrom.* 255:137-149に記載されるように、ネイティブアクリルアミドゲル電気泳動または陰イオン交換HPLCのいずれかにより行われる。合成オリゴヌクレオチドの配列は、GrossmanおよびMoldave (編) Academic Press, New York, *Methods in Enzymology* 65:499-560におけるMaxamおよびGilbert (1980) の化学的分解法を用いて確認され得る。40

当業者はまた、所定の核酸配列において変化を作製する多くの方法を認識する。このような周知の方法は、部位指定変異誘発、縮重オリゴヌクレオチドを用いたPCR増幅、核酸を含む細胞の変異原薬剤または放射線への暴露、所望のオリゴヌクレオチドの化学合成（例えば、大きな核酸を作製するための連結および／またはクローニングと共に）および他の周知の技術を含む。GilmanおよびSmith (1979) *Gene* 8:81-97; Robertsら、(1987) *Nature* 328:731-734ならびにSambrookら、(1989) *Molecular Cloning-A Laboratory Manual* 50

(第2版)第1~3巻; Innis, Ausbel, Berger, Needham VanDevanterおよびMullis(全て前出)を参照のこと。

本明細書に記載のアッセイ法における使用のプライマーは、好ましくは、最大効率および増幅のために1本鎖であるが、あるいは2本鎖であり得る。2本鎖の場合、プライマーは、伸長産物を調製するために使用される前に、その鎖を分離するように最初に処理される。好ましくは、プライマーは、オリゴデオキシリボヌクレオチドである。プライマーは、酵素の存在下で伸長産物の合成をプライムするために十分に長くなければならない。プライマーの正確な長さは、多くの因子(温度、プライマーの供給源および方法の使用を含む)に依存する。最も代表的には、増幅プライマーは、長さが8~100ヌクレオチドであり、好ましくは長さが約10~30ヌクレオチドである。より代表的には、プライマーは、長さが約18~28核酸である。10

個々の種または属を検出するための本発明のプローブは、標的配列と特異的にハイブリダイズし、そして標的配列の特異的単離をもたらすのに十分な長さのプローブである。これらのプローブは、長さが約4~約234塩基対であり、好ましくは長さが約8~約35塩基対であり、そして最も好ましくは長さが約15~約22塩基対である。長さが5塩基対である個々のCandida spp.に対するプローブの例は以下の通りである:

C. albicans: CAAACまたはTTCAAまたはCTTCA

C. parapsilosis: AAATTまたはCAAATまたはCAAAA

C. tropicalis: ATAACまたはTTCATまたはTCATA20

C. glabrata: TAACTまたはTTAAGまたはAAGTT

C. krusei: ATTACまたはTCATAまたはCATAA

本明細書中で使用する用語「から本質的になる」は、核酸の特異性(属または種)が維持される限り、本発明の核酸に対する改変を含む。同様に、プライマーまたはプローブとして使用されるフラグメントは、十分に相補的な塩基が特異的ハイブリダイゼーションのために存在する限り、置換を有し得る(Kunkelら、Methods Enzymol. 1987;154:367, 1987)。。

核酸は、1を超えるCandida種に存在するヌクレオチド配列と相同性を有し得る。他のCandida種と共有されるこのような核酸配列は、例えば、1を超えるCandida種から核酸を同時に増幅するためのプライマーとして使用され得る。次いで、増幅された核酸は、属特異的診断または種特異的診断のいずれかを可能にするための本明細書中に記載される特異的核酸を用いて検出され得る。従って、特異的核酸は、Candida属に特異的であり得、ポリメラーゼ連鎖反応、リガーゼ連鎖反応およびハイブリダイゼーションのような方法においていずれのカンジダ症も検出するために使用され得る。30

被験体における全身性カンジダ症を診断する方法もまた提供される。方法は、以下の工程:(a)被験体からの血液を、界面活性剤、ポリプロピレングリコール、ポリアンエタノールスルホン酸ナトリウムおよびエチレンジアミン四酢酸ナトリウム((Na)₂EDTA)を含むチューブに収集する工程;(b)攪拌しながら、ZYMOLASE-100Tを用いてCandida細胞を溶解する工程;(c)溶解された細胞からDNAを抽出および沈殿する工程;(d)CandidaリボソームDNAの内部転写スペーサー領域に由来するユニバーサル真菌プライマー対を用いて沈殿されたDNAを増幅する工程;および(e)増幅されたDNAとCandida DNAと選択的にハイブリダイズするプローブとをハイブリダイズすることにより、Candidaに由来する増幅されたDNAを検出する工程含み、増幅されたDNAの存在は、全身性カンジダ症を示す。40

この方法において、溶解工程は、ZYMOLASE-100Tに加えてISOQUICK^Rキットに由来する溶解緩衝液を使用し得る。攪拌工程は、1分あたり約16回転で振動させることによるものであり得る。抽出工程は、ISOQUICK^Rキットにおける抽出マトリクスを使用し得る。上記の方法の増幅工程において、プライマー対のプライマーの1つは、内部転写スペー50

サー 1 (ITS1) に由来し、そしてプライマー対のもう 1 つのプライマーは、内部転写スペーサー 2 (ITS2) に由来する。あるいは、プライマー対のプライマーの 1 つは、内部転写スペーサー 3 (ITS3) に由来し、そしてプライマー対のもう 1 つのプライマーは、内部転写スペーサー 4 (ITS4) に由来する。検出工程のハイブリダイゼーションは、属または種特異的 Candida プローブを使用するドットプロットハイブリダイゼーションによるものであり得る。

全身性カンジダ症を検出する方法において、増幅される DNA は C.albicans に由来し得、そしてプローブは、実施例 2 に記載される配列番号 5 の核酸の特異的なヌクレオチド配列と特異的にハイブリダイズし得る。本明細書中に提供されるような他の特異的核酸を使用することにより、実施例 2 の方法は、本明細書中に教示されるような他の Candida のいずれかを検出するために使用され得る。増幅される DNA が C.parapsilosis に由来する場合、プローブは、配列番号 6 の核酸の特異的なヌクレオチド配列と特異的にハイブリダイズする。増幅される DNA が C.tropicalis に由来する場合、プローブは、配列番号 7 の核酸の特異的なヌクレオチド配列と特異的にハイブリダイズする。増幅される DNA が C.krusei に由来する場合、プローブは、配列番号 9 の核酸の特異的なヌクレオチド配列と特異的にハイブリダイズする。1 を超える Candida 種と相同性を有する核酸はまた、全身性カンジダ症を検出するための、Candida DNA を特異的にハイブリダイズするプローブとして使用され得る。

さらに、核酸（例えば、プローブおよびプライマー）は、（共有結合的または非共有結合的）検出可能な部分に付着され得るか、またはこれで標識され得ることが意図される。プローブは、実施例 2 において教示されるドットプロットハイブリダイゼーション手順の例において後の視覚化のために、例えば、放射性標識、酵素標識、蛍光標識、ビオチン-アビシン標識などを用いて適切に標識され得る。このような標識された核酸の例は、実施例 2 において提供されるジゴキシゲニン-UTP 標識プローブであるが、他は標準的な方法を用いて容易に作製され得る（例えば、Sambrook ら、1989 を参照のこと）。所定の Candida 種に特異的な核酸はそれぞれ、別々の検出可能な部分で標識され得、その結果いくつかの種に対する種特異的プローブは増幅された DNA の同じサンプルを用いて使用されて、種特異的診断を可能にし得る。各々の種特異的プローブに対する別々の標識は、特定の種に由来する DNA が被験体に存在する場合、サンプル中で検出され得る。

本明細書中に記載されるような真菌 DNA の検出はまた、リガーゼ連鎖反応 (LCR) を用いて行われ得る。本質的に、当業者に公知であるこの反応は、検出されるべき各領域について、互いに隣接してまたは 2 つのプライマー配列間の 1 または 2 つのヌクレオチドと共に（すなわち、接合点に対して「直ぐ 5'」または「直ぐ 3'」）のいずれかで、標的 DNA の同じ鎖にハイブリダイズする 2 つのプライマーの使用を含む。リガーゼ反応は行われ、そして産物は、非常に小さなフラグメントを検出し得るゲル（例えば、SDS-ポリアクリルアミドゲル）を通して電気泳動される。ポジティブな結果は、2 つのプライマーの合計にサイズが等しい産物が生成される結果である。なぜならこれは標的 DNA 領域の全ての存在を示すからである。3 つの反応が 3 つの別々のチューブで作動され、(1) 第 1 の接合点、(2) 第 2 の接合点、および (3) ポジティブ LCR コントロールとしての内部配列が検出において標的化されることが好ましい。ゲルを通して全ての LCR 産物を共に電気泳動することを所望する場合、プライマーは、それらの個々のサイズが任意の LCR 産物の予測サイズから区別され得るように、注意深く選択されなければならない。あるいは、各々の反応の産物は、別々に電気泳動され得る。プライマーは、好ましくは、標的領域に正確に相同であり、そして約 20 ~ 40 ヌクレオチドのサイズのプライマーである。

キット

本明細書に記載される生物のアッセイおよび検出のためのキットがさらに意図される。上記で述べられるこの方法に有用な試薬の組み合わせ、特に、任意のプローブまたはプライマーは、記載されたアッセイにおいてそれらを使用するための説明書を用いて、單一または共にのいずれかでパッケージされ得る。好ましいキットは、單一の試験アリコートを用

10

20

30

40

50

いてアッセイを行うための、表1で述べられるプローブおよび説明書を含む。

以下の実施例は、本発明を例示するが、本発明を限定することが意図される。それらは使用され得るものと代表するが、一方当事者に公知の他の手順は、代替的に使用され得る。

実施例

実施例1

Candida albicansおよび関連種のITS2領域のヌクレオチド配列分析

酵母株および維持

全てのCandida単離物は、以前に、同化(API)プロフィールおよび形態学により特徴付けられた(Van der WaltおよびYarrow, 1984)。さらに、全てのC.albicansおよびC.parapsilosis単離物は、以前に、電気泳動的に核型分類され、そして別々の関連しない株を示すことが知られている(Laskerら、1989)。全ての単離物を増殖させ、そして酵母-ペプトン-デキストロース(YPD)培地(GuthrieおよびFink, 1991)上で維持した。DNA抽出のために、37℃でYPD上で増殖された10mlの一晩培養物を1×TE緩衝液で2回洗浄し、そしてDNAを標準的な手順(Sambrookら、1989)により抽出した。PCR增幅の前に、DNAをEcoRI制限エンドヌクレアーゼ(New England Biolabs)で消化し、1.0%アガロースゲル上で電気泳動し、そして臭化工チジウム(EtBr)で染色して、濃度および純度を確認した。

10

PCR増幅およびDNA配列決定

Taqポリメラーゼ、緩衝液およびPCRのための条件は、1反応あたり100ngゲノムDNAを使用する、売り主(Perkin-Elmer/Cetus)により供給されたものであった。最初の適用のために、95℃、55℃、および72℃(1分間隔)の35サイクルに続いて、72℃での5分間の最終伸長を行った。以下の「ユニバーサル」ITSプライマーを使用し、この計算されたT_mは以前に報告されている(Whiteら、1990)：

20

ITS1 5' TCC GTA GGT GAA CCT GCG G 3' (配列番号1)

ITS3 5' CCA TCG ATG AAG AAC GCA GC 3' (配列番号2)

ITS4 5' TCC TCC GCT TAT TGA TAT GC 3' (配列番号3)

プライマーITS1は、18S核サブユニットにおける保存3'ドメインに対するものである。プライマーITS3は5.8Sサブユニットの末端から約25bpであり、そしてITS4は、核大rDNAの保存領域に対する逆プライマーである。さらに、21M13正プライマー配列(Messingら、1981)を、正方向および逆方向、それぞれにおける配列決定のためにプライマーITS1およびITS4に対して5'末端に付加し、そして以下の配列からなった：

30

5' GTA AAA CGA CGG CCA G 3' (配列番号10)

ここでITS1およびITS4の末端5'Tは、18bpのアニーリング配列のうち17bpを作った。予備実験から、この配列の付加が得られるPCR産物の性質を変えなかつたことが決定された。

最初のPCR反応の水相をエタノール沈殿させ、乾燥し、そして8μlのTE緩衝液に再懸濁した。全量を、1.5%アガロース、1.0%NuSieveアガロースゲル(Lehmannら、1992)の単一ウェルにロードし、110Vで電気泳動し、そしてEtBrで染色した。適切なサイズの単一の非常に濃く染色したバンドを切除し、そしてDNAを、40℃、13000×gで30分間、Spin-X酢酸セルロースカラム(Coster, Inc.)において抽出した。次いで、DNAをエタノール沈殿させ、70%EtOHで2回洗浄し、手短に乾燥し、そして配列決定のためにH₂Oに再懸濁した。

40

自動化DNA配列決定(Smithら、1986)を、売り手(Applied Biosystems)により供給される条件を用いて、「Prism」ダイ-プライマージデオキシ配列決定反応(Sangerら、1977)と共に、Applied Biosystems Catalyst 800ワークステーションを用いて行った。沈殿させたDNAを乾燥し、そして6μlのホルムアミド/50mM EDTA(5:1)に再懸濁し、90℃で2分間変性し、そしてApplied Biosystemsモデル373A DNA配列決定機にロードした。全てのDNAを正方向および逆方向の両方で配列決定し、そして複数の作業を、全ての種および所定の種内の大部分の株について行った。

5.8s rDNA

5.8S配列アラインメントを、手動およびWisconsin大学Genetics Computer Group(GCG)

50

) パッケージ (Devereuxら、1984) からの「山積み (pileup)」プログラムを用いての両方で行った。ITSアラインメントを、GCG (NeedlemanおよびWunsch 1970) により実行されたように、NeedlemanおよびWunschアルゴリズムを用いて全ての可能な対様組み合わせで行った。DNA節減 (parsimony) およびブートストラップ分析を、マイクロ-ヴァックス (Digital Equip.Corp.) クラスター上で実行される、Felsenstein (Felsenstein 1982) の「Phylipl」プログラムを用いて行った。系統樹を、包括的な選択 (global option) を用いて、および他者集団として種々の異なる種を用いて構築した (Felsenstein 1985)。他の5.8S配列は以下の通りである : *Neurospora crassa*、*Shizosaccharomyces pombe*、*Saccharomyces cerevisiae*、*Pneumocystis carinii*、*Fusarium sambucium*、*Epichloe typhina*、*Cephalosporium acremonium*、*Lentinula edodes*。

複数の株が分析された、*C.albicans*および*C.parapsilosis*について、全159bpの5.8S領域内で完全なヌクレオオチド保存があった。この研究において使用された種についての最も大きな多様性度は、bp79～85とbp118～136との間の2つの比較的保存されていない領域において見出された。Candida種間の全体にわたる平均の多様性度は、約3%であった。bp62で単一のC-Aトランスバーションを有するが、最小多様性度は、*C.tropicalis*と*C.parapsilosis*との間に見出された。興味深いことに、*C.albicans*および*C.krusei*の両方は、終結コンセンサスTCATTTにおいてA-Gトランジションを含んだ。

系統発生的分析を、Felsensteinにより実行されたような厳密な節減および統計ブートストラップ分析 (Felsenstein 1982; 1985) を用いて、全て既知の真菌5.8S配列を用いて行った。*P.carinii*を、真核生物のより大きなデータベースを用いた18S分析に基づく以前の知見 (Edmanら、1988) を考慮して、他者集団として使用した。まとめられた真菌配列数について計47の有益な部位 (4つの単一塩基対ギャップを含む) があった。ギャップなしでセットされたデータの再分析は、樹形曲線 (tree) のトポロジーを有意に変えなかった。計100の繰返しからの累積数のポジティブな選択は、各分岐点で与えられる。得られた樹形曲線は、18S配列についての加重差違アルゴリズムを用いた以前の調査と有意に異ならず、そして*C.albicans*、*C.parapsilosis*および*C.tropicalis*がクレード内の*C.krusei*より密接に整列されるように、これらの種が関連するという考察を支持する。同様に、*C.glabrata*は、より離れて関連するようであり、そして酵母様真菌のより大きな枝内の多数の位置に等しく配置され得る。100のランダムに試験されたサンプルのうち70以上の値は、有意な程度の確率で同様の樹形曲線を示すことが、一般的に認められる。

ITS2 rDNA

C.albicans、*C.parapsilosis*、*C.tropicalis*、*C.glabrata*および*C.krusei*のITS2領域の配列は、配列番号5～9として配列表に示される。

代表的なおよび形態学的に (または生理学的に) 異形型の株を示す、計10個の*C.albicans*単離物は、ITS領域内でヌクレオチドレベルで同一であることが見出された。同様に、広範な電気泳動的核型およびランダムに增幅された多型 (RAPD) を示す、*C.parapsilosis*の5つの株もまた、この種の基準株に同一であった。ITS領域の全長は、種特異的であることが見出された。

5.8Sアラインメントの結果に類似して、本発明者らは、*C.albicans*、*C.parapsilosis*および*C.tropicalis*がまた、このITS領域において最も相同であることを見出した。この相同性は、5.8S配列終結の5'直ぐに隣接した最初の57bpにわたった。対照的に、3'領域は、ほとんど相同性を示さなかった。*C.krusei*および*C.glabrata*については、この全ITS領域にわたって、互いに対しても、*C.albicans*群のメンバーに対してのいずれも明らかな相同性はなかった。配列は、全ての可能な対様組み合わせで整列され (NeedlemanおよびWunsch 1970)、そして平均の類似性度は、約40%であることが見出された。

ITS2領域の分析は、*C.albicans*および恐らく他の密接に関連した種が、株間変異を示さないことを明らかにした。これに関して、この種は、日和見真菌*Cryptococcus neoformans*のようであり、そしてこの領域において変異を示す植物病原体*Fusarium sambucinum*とは異なる。

実施例 2

10

20

30

40

50

ポリメラーゼ連鎖反応(PCR)の使用による血液中のCandida albicans細胞からのDNAの検出

C.albicansの増殖

C.albicans 36B株を、25℃で48時間、Sabouraudのデキストロース寒天Emmons傾斜(slant)において増殖させた。細胞を、各傾斜を5mlの0.85%NaClで洗浄することにより採集し、1500×gで10分間遠心分離し、そして新鮮に収集されたウサギ血液または0.85%生理食塩水中に適切な濃度に再懸濁した。

酵母細胞溶解およびDNA精製

成体雌ウサギ(ニュージーランドホワイト、Myrtle's Rabbit Farm)からの血液を、中心耳動脈から、1単位の精製サポニン水溶液、8ml/Lポリプロピレングリコール、9.6g/Lポリアンエタノールスルホン酸ナトリウムおよび16g/L(Na)₂EDTAを含むISOLATOR 10^R細菌チューブ(Wampole Laboratories,Cranbury,NJ); EDTAコートチューブ(Becton Dickinson,Rutherford,NJ); またはヘパリン化されたチューブ(Becton Dickinson)に収集した。次いで、C.albicans 36B株(Quebec Gynecological Institute,Montreal,Quebec)細胞を導入し、そしてサンプルを、3000×gで30分間遠心分離した。上清を除去し、そして等容量の脱イオン化水を添加して、残存血液細胞を溶解した。残存C.albicans細胞を0.85%NaClで洗浄し、そして1500×gで10分間の遠心分離によりペレット化した。ISOLATOR 10^Rチューブは、血液からの生存能力のあるC.albicans細胞の回収のための他の血液収集系よりも優れていることがわかった(Jones,1990)。血液収集のためのISOLATOR 10^Rチューブの使用は、カンジダDNAのPCR增幅をもたらしたが、EDTAコートまたはヘパリンコートされたチューブの使用はもたらさなかった。

C.albicans DNAを抽出し、そして製造者の説明書に従って、真菌を用いたその使用を可能にするためにZYMOLASE-100Tを添加して(なぜならISOQUICK^Rキットは、哺乳動物細胞およびグラム陰性細菌のみに由来するDNAの単離および精製のためにMicroProbe Corporationにより開発されたからである)、ISOQUICK^R核酸抽出キットを用いて精製した。簡単には、ペレット化した細胞を、100μlの溶解緩衝液を添加した後、15分間100μlのサンプル緩衝液に懸濁した。混合物を、25℃で1時間インキュベートした。選択されたサンプルは、溶解工程の間にザイモリアーゼ(ZYMOLASE-100T,Seikagaku Corp.,Tokyo,Japan; 1.0Mソルビトール、0.1Mクエン酸三ナトリウム、および0.1%2-メルカプトエタノール中の5mg/ml)を含み、そしてC.albicans細胞の破壊を最適化するために1分あたり約16回転で振動させた。ザイモリアーゼの溶解工程への付加は、C.albicans細胞を用いた使用のためのISOQUICK^Rキットの首尾良い適応を可能にした。あるいは、C.albicans細胞を、ミニビーズビーター(Biospec Products,Bartlesville,OK)を用いて破壊した(Gleeら、1987)。細胞(1ml)を、1mlの0.5mm直径ガラスピーズを含むSarstedtマイクロフュージチューブに送達し、そして2分間最大速度でたたいた。第3の方法は、Eppendorf微量遠心チューブ中の2mlの脱イオン水中で1mlあたり1×10⁷個の細胞を30分間煮沸することによりC.albicans DNAを放出した。ビーズでたたくか、または煮沸することによるC.albicans細胞の機械的破壊は、PCR增幅DNAを生成することにおいてあまり効果的ではなく;これらの方法はあまりにも厳しすぎ得、DNAの剪断またはフラグメント化をもたらす。DNAの沈殿のために、ISOQUICK^Rキットの酢酸ナトリウムおよび他の成分を、指示されたように使用した。

溶解後、DNAを、ISOQUICK^Rキットにおいて提供された抽出マトリクスを用いて精製し、イソプロパノールの存在下で酢酸ナトリウムを用いて沈殿し、そして沈殿したDNAを、真空遠心分離により15分間乾燥した。

ゲノムDNAのPCR増幅

ユニバーサル真菌プライマー対、ITS1および2またはITS3および4を、CDCcore facility.により合成し、そして天然のTaq DNAポリメラーゼ(250U, Perkin Elmer Cetus,Alameda, CA)を使用するGeneAmp^RDNA増幅試薬キットを、ゲノムDNAのPCR増幅のために使用した(Saikiら、1988)。これらのプライマーは、全ての真菌およびいくつかの寄生体からDNAを増幅する。ITS1、ITS2、ITS3およびITS4プライマーの例を、それぞれ、配列番号1、

10

20

30

40

50

4、2および3として配列表に示す。反応は以下からなる：53.5 μlの2重に蒸留した滅菌水、10 μlの10×反応緩衝液、16 μlの等モル(1.25mM)量のdATP、dCTP、dGTPおよびdTTPの混合物、5 μlの20 μM ITS1または3、5 μlの20 μM ITS2または4、10 μlの標的DNA、0.5 μlのTaqポリメラーゼ、ならびに6 μlの25mM MgCl₂。サンプルを、DNA増幅の間の蒸発を最小にするために、サーマルサイクラー(Perkin Elmer Cetus)に置く前に鉛物油で重層した。サンプルを、95°で5分間、サーマルサイクラーで最初に変性させた。これに続いて、以下の30サイクルを行った：95°1分間の変性、50°で2分間のアニーリング、および72°で1.5分の伸長。最終伸長は、72°にて5分間で生じた。

増幅後、鉛物油を捨てた。等容量のクロロホルムをサンプルに添加し、次いでこれを4100 × gで5分間遠心分離して、残存鉛物油を抽出した。水層を取り出し、そしてDNAを、2容量の氷冷100%エタノールを添加し、続いて-70°で30分間インキュベートすることにより、それから沈殿させた。次いで、サンプルを4100 × gで1分間遠心分離し、エタノールを除去し、サンプルを真空下で乾燥し、そして20 μlのTE緩衝液(20mM Tris + 1 mM EDTA, pH 8.0)に再懸濁した。増幅したDNAを、臭化エチジウム染色またはドットプロットハイブリダイゼーション分析により、アガロース(1%アガロース+TE緩衝液中の1%Nu-Sieve)ゲル電気泳動後に視覚化した。

ドットプロットハイブリダイゼーション

C.albicans 3307株のDNAを、ドットプロットのためのプローブとして使用した。プローブを作製するために、20ngのC.albicans 3307のゲノムDNAを、プライマー対としてITS1およびITS2またはITS3およびITS4を用いてPCR増幅した。次いで、PCR産物をアガロースゲルにおいて電気泳動し、そして得られたDNAバンドをゲルから切り出した。産物を、Thuringら(Thuringら、1975)の凍結-圧搾法によりゲルから抽出した。DNAプローブを、製造者の説明書に従って、非放射性DNA標識および検出キット(「Genius」キット、Boehringer Mannheim, Indianapolis, IN)からのジゴキシゲニン-dUTPと一緒にインキュベートすることにより標識した。配列番号5～9の核酸に由来する他の属または種特異的プローブもまた、この方法において使用され得る。

10 μlのC.albicansDNAをTE緩衝液で25 μlに希釈し、NaOHを0.3Mの最終濃度まで添加し、そして25°で10分間インキュベートすることにより、サンプルをドットプロット(Kafatosら、1979、Laskerら、1992)のために調製した。次いで、等容量の2.0M酢酸アンモニウムを、氷上の各サンプルに添加した。次いで、各サンプルを、製造者の説明書に従ってドットプロット装置(BioRad, Richmond, CA)を用いて、ニトロセルロースフィルター上に真空下でドットした。次いで、フィルターを装置から取り出し、そして真空下で2時間-80°で乾燥した。乾燥したフィルターをプラスチックパックに入れ、密封し、そして65°水浴中で一晩、1本鎖サケ精子DNA(10 μg/ml)でプレハイブリダイズした。

ジゴキシゲニン標識プローブを、5分間煮沸することによって変性させ、プラスチックパック中のフィルターに添加し、そして65°水浴中に一晩入れた。次いで、フィルターを、クエン酸化生理食塩水(0.03Mクエン酸ナトリウム(pH7.0)を含む0.3M NaCl)および0.1%SDSで、60°で30分間ずつ2回洗浄した(Laskerら、1992)。洗浄したフィルターを、アルカリホスファターゼで標識された抗ジゴキシゲニン抗体(1:5000)と共に25°で30分間インキュベートした。色原体(ニトロブルーテトラゾリウム塩および5-ブロモ-4-クロロ-3-インドリルホスフェート)を添加し(Laskerら、1992)、そして暗所で25°で6時間発色させた。

「ブースター(booster)」PCR増幅

「ブースター」PCR増幅を、Ruanoら(Ruanoら、1989)の方法により行った。簡単には、上記で概説されたのと同じプロトコルを使用したが、PCR増幅の15サイクル後に、サンプルをサーマルサイクラーから取り出し、そして新鮮なプライマーを40 μMの最終濃度まで添加した。次いで、サンプルを、さらなる15サイクルおよび最終伸長のためにサーマルサイクラーに戻した。血液に導入された細胞に由来するPCR産物の検出の感度レベルは、臭化エチジウム染色されたアガロースゲルにより検出した場合、1mlあたり10⁵個細胞から1mlあたり10³個細胞に改善された。しかし、この系の特異性は、ネガティブコントロー

10

20

30

40

50

ルがポジティブになったので不十分であった。

アガロースゲル電気泳動による生理食塩水中のC.albicansからのPCR増幅産物の検出
ISOQUICK^R キット単独を用いて生理食塩水から単離および精製されたC.albicans DNAと、ザイモリアーゼ+キットの使用により得られたものとの比較を行った。C.albicans細胞 (10^7 /ml食塩水) を、37 または25 のいずれかで溶解した。ザイモリアーゼとISOQUICK^R キットとの組み合わせ使用 (25 または37 いずれかでの) は、キット単独と比較して精製DNAの増強した回収をもたらした。

細胞破壊およびDNA精製についてザイモラーゼ+ISOQUICK^R 法の感度を決定するため
に、次いで、C.albicans細胞を、破壊前に生理食塩水に連続希釈した (1mlあたり 10^7 ~ 10^1 細胞)。臭化工チジウム染色したアガロースゲルは、1mlあたり 10^3 個の細胞がこの方法により検出され得たことを証明した。これらの結果に基づいて、全ての後続の実験はザイモリアーゼを使用し、続いて25 でISOQUICK^R を用いたDNA精製を行った。 10

アガロースゲル電気泳動による血液中のC.albicansのPCR増幅産物の検出

ザイモリアーゼ+ISOQUICK^R キット法を使用して、血液中のC.albicansを検出し得る
かどうかを決定するために、1mlあたり 10^7 個のC.albicans細胞を、上記のように、新鮮
に収集されたウサギ血液に導入した。血液を以下のうちの1つに収集した：ISOLATOR 10^R
細菌チューブ；EDTAコートチューブ、またはヘパリン化されたチューブ。増幅DNA
を、ISOLATOR 10^R チューブのみに吸い出された血液に導入された細胞から調製されたサンプルにおいて検出した。血液がEDTAコートのみされたチューブまたはヘパリンコートのみされたチューブのいずれかに吸い出されたサンプルでは、DNAは検出されなかった。 20

ザイモリアーゼ+ISOQUICK^R キット法を使用する血液中のC.albicans DNAの検出感度
を、ISOLATOR 10^R チューブに吸い出された血液中のC.albicans細胞 (1mlあたり 10^7 ~ 10^1 細胞) を連続希釈することにより決定した。アガロースゲル電気泳動および臭化工
チジウム染色を用いて、1mlあたり 10^5 個の細胞を検出し得た。

血液または生理食塩水中のC.albicansのPCR増幅産物の検出のためのドットプロットハイ
ブリダイゼーション

C.albicans DNAの検出感度を改善する努力において、PCR産物の検出について、臭化工チ
ジウム染色アガロースゲル法とドットプロットハイブリダイゼーション法との比較を行つ
た。ドットプロット法は、アガロースゲル電気泳動および臭化工チジウム染色により検出
された1mlあたり 10^3 個の細胞に対し、生理食塩水中1mlあたり 10^1 個の細胞の検出を可能
にした。血液中に導入されたC.albicans細胞のPCR産物の検出感度は、ドットプロット法
による1mlあたり 10^1 個の細胞対臭化工チジウム染色アガロースゲル検出の1mlあたり 10^5
個の細胞であった。上記のドットプロットに使用されたプローブは、C.albicans特異的であ
った。C.tropicalis DNAおよびヒト胎盤DNAは、ドットプロットにおいて反応せず、こ
れはプローブの特異性を支持する。従って、本明細書中に教示される方法は、臨床サンプ
ル（例えば、血液）においてCandida DNAを検出し得る。 30

本明細書中に記載のユニバーサル真菌プライマーは、全ての真菌からのDNA増幅の可能性
を提供する。しかし、上記のドットプロットハイブリダイゼーション工程におけるように
C.albicans特異的DNAプローブを使用することにより、試験は、C.albicans特異的であ
った。ドットプロットアッセイを、本明細書中に記載されるような他のCandida種または他
の真菌の特異的プローブを用いて行い得る。さらに、本発明の方法が、臨床サンプルから
穏やかにDNAを抽出し得るので、この方法はまた、PCR反応のためのウイルスプライマー、
細菌プライマー、または他の真菌プライマー、続いて上記のようなドットプロットにおいて、各属または種に特異的なDNAプローブを使用し得る。 40

実施例 3

ポリメラーゼ連鎖反応の使用による血液中のCandida spp. からのDNAの検出

Candida spp.の検出および同定は、特に、新たに出現する非albicans Candida感染の増加
のために重要になってきている。本発明者らは、1つの反応チューブ中で3つまでのCand
ida spp.を検出するための真菌特異的PCRプライマーおよび種特異的DNAプローブを使用し 50

た (TaqManTMPCR, Perkin-Elmer Corp., Foster City, CA)。rDNAの内部転写スペーサー領域に対するプローブを、3つの蛍光レポーター色素のうちの1つで標識した：FAM (6-カルボキシ-フルオレセイン)、TET (テトラクロロ-6-カルボキシ-フルオレセイン)、またはHEX (ヘキサ-クロロ-6-カルボキシ-フルオレセイン)。各色素は、特異的な標的DNAのPCR増幅の際に特徴的な波長を放射し、その結果3つまでのプローブがPCR反応中に同時に使用され得る。次いで、各プローブの異なるシグナルを、蛍光マイクロタイプレートリーダーを使用することによりサーマルサイクリング直後に検出する。6つのプローブをこの研究において使用し：CA-FAM、CT-TETおよびCP-HEXを、それぞれ、C.albicans、C.tropicalis、およびC.parapsilosisの同時検出および同定のために1つのチューブに添加した。TG-FAMおよびCK-TETを、C.glabrataおよびC.krusei (蛍光耐性種) 検出のために第2のチューブに添加した。Candida属プローブであるAIICAN-TETを第3のチューブに添加した。61のポジティブな血液培養ボトル (23のC.albicans、18のC.glabrata、6つのC.tropicalis、6つのC.krusei、5つのC.parapsilosis、および3つの混合真菌血症) から回収されたDNAを使用した。コントロールサンプルは、細菌 (n=10) または他の真菌血症 (n=3) の培養物、または増殖なしのボトル (n=10) を含んだ。TaqManTMPCRは、61の標本のうち57 (93.4%) を検出し、そして正確に同定し、そして偽陽性結果を与えたかった。この方法は迅速であり、PCR後ハイブリダイゼーションおよびインキュベーション工程を排除する。これは、血液培養ボトルからのCandida種を検出および同定するのに感度が良くおよび特異的であり、より迅速な診断および薬物治療の適切な標的化を可能にする。

本発明者らは、ポジティブな血液培養ボトルからのCandida単離物の迅速な検出および同定のための、臨床的に有用なPCRに基づく方法を記載する。熱、界面活性剤、および機械的破壊を使用する単純な抽出方法を用いて、高価な酵素またはフェノール-クロロホルムの使用なしにPCRを増幅するためのCandida DNAを得た。単純で、迅速な、かつ感度のあるマイクロタイプレートフォーマットおよび異なる放射波長を有する蛍光で標識されたプローブを使用して、3つまでのCandida spp. を同時に検出した。この方法は、蛍光プローブがPCR増幅の間に標的DNAにアニールするので、さらなるPCR後ハイブリダイゼーション工程を排除し、そして種同定までの時間を、従来の方法による平均3.5日から本発明者らの方法による5時間に減らした。

臨床サンプル

培養したBacT/Alert瓶 (Organon Teknika Corporation, Durham, N.C.) からの81サンプルすべてを試験した。細菌血症または真菌血症に罹患していると疑われる患者由来の10ミリリットルの血液をベッドサイドで収集し、そして各5mlを直ちに好気性および嫌気性Bac/Alert瓶に接種した。接種した瓶をBacT/Alert装置中 (Organon Teknika Corporation, Durham, N.C.) で1分あたり68サイクルの速度で連続的に振盪し、そして35℃で5日間、すなわち瓶がCO₂の比色検出により陽性となるまで、インキュベートした。陽性の瓶からのアリコートをグラム染色し、そして継代培養した。グラム染色によりCandida spp. を含むことが証明された瓶を選択し、2mlのアリコートを取り出し、そして-30℃で保存した。研究の期間の間に、Candida spp. が24患者からの61培養瓶から単離された。

Candida spp. から単離された61の瓶のうち、C.albicans blastoconidiaが23瓶から単離され、C.glabrataが18瓶から単離され、C.tropicalisが6瓶から単離され、C.kruseiが6瓶から単離され、C.parapsilosisが5瓶から単離され、そしてC.glabrataおよびC.albicansの混合物が3瓶から単離された。凝集素陰性Staphylococci (n=2)、Enterococcus spp. (n=2)、Citrobacter freundii (n=2)、Corynebacterium JK (n=1)、Corynebacterium、非JK (n=1) に起因するか、あるいはEnterococcus spp. およびS.aureus (n=1) の混合物、またはKlebsiella pneumoniaeおよびA.calcoaceticus (n=1) の混合物に起因する、細菌血症に罹患した患者由来の10の無作為に選択したサンプルもまた、陰性コントロールとして試験した。インキュベーションの間に陽性には決してならなかつた臨床検体 (n=10) もまた、陰性コントロールとして試験した。

臨床サンプルに加えて、C.albicans株B311を、200μlのウサギ全血あたり0、10¹、10²、10³、10⁴、および10⁵の出芽型分生子でスパイクした (spiked) BacT/Alert瓶も試験した

(プロス対ウサギ血液比 = 8 : 1) 。

DNAの抽出

機械的破壊法を、使用した。200マイクロリットルのサンプルを、滅菌1.5ml遠沈管中の800 μlのTXTE緩衝液 (10mM Tris, 1mM EDTA, pH 8.0, 1% Triton X-100) に添加し、そして室温で10分間インキュベートした。溶解後、細胞残渣およびCandida出芽型分生子を、エップendorf遠心分離器 (Eppendorf model 5403, Germany) において14,000rpmで5分間遠心分離することによりペレット化した。1mlのTXTE緩衝液での遠心分離による3回の洗浄後、ペレットを300 μlのTXTE緩衝液中に再懸濁し、そして200 μlの0.5mmジルコニウムビーズ (Biospec Products, Bartlesville, OK) を含む2mlのスクリュークリップコニカル底チューブへ移した。15分間煮沸した後、混合物を機械的細胞破壊器 (Mini-beadbeater, Biospec Products) 中で20分間振盪させた。20秒間の遠心分離後、上清を、PCR增幅に使用するまで -20 で保存した。
10

精製DNA

精製Candida DNA (C.albicans, C.tropicalis, C.parapsilosis, C.glabrata、およびC.krusei DNAを含む) (Fujitaら) を、各TaqMan^R PCRのためのテンプレート標準として用いた。これらのDNAならびに他のCandida種、Saccharomyces cervisiae, Cryptococcus neoformans, Aspergillus fumigatus, A.flavus, Penicillium marneffei, Histoplasma capsulatum, Blastomyces dermatitidis, Staphylococcus aureus, Escherichia coli, Pseudomonas aeruginosa、およびヒト胎盤細胞株から精製されたDNAを以前に記載される従来の手段 (Fujitaら) により得た。使用したすべての微生物株は、C.lusitaniae株およびC.pseudotropicalis株、W0696以外は、以前に記載されている。これらの株は、CDC菌類学委託研究室から得た。
20

蛍光プローブ設計および合成

プローブは、3つの利用可能な蛍光レポーター色素 (FAM (6-カルボキシフルオレセイン) 、TET (テトラクロロ-6-カルボキシフルオレセイン) 、またはHEX (ヘキサクロロ-6-カルボキシフルオレセイン) の1つを用いて5'末端で標識されるオリゴヌクレオチドからなった。プローブはまた、3'末端および3'-プロッキングホスフェート付近のリンクアーム改変ヌクレオチドに結合した消光色素であるTAMRA (6-カルボキシテトラメチルローダミン) を含む。この研究で用いた6つのプローブを表1に列挙する：すべてのCandida spp. を検出するためのAII-CAN-TET、およびそれぞれC.albicans, C.tropicalis, C.parapsilosis, C.glabrataおよびC.kruseiのDNAを検出するためのCA-FAM、CT-TET, CP-HEX, CG-FAMおよびCK-TET。
30

TaqMan^R PCR

プライマーITS3およびITS4 (Fujitaら) ならびに以前に公表されたPCRプロトコル (Fujitaら) の改変を、TaqMan^R 蛍光標識プローブを用いてPCRを実施した。G+C成分に基づくと、CA、CG、CP、CK、およびCTプローブ (Fujitaら) の予測される融解温度 (Tm) は、70、70、70、76、および72であった。さらに、すべてのCandida種を検出するためのプローブを、rDNAの5.8s領域から設計した (AII-CANプローブ、Tm=80) 。他方、ITS3およびITS4プライマーのTmは、62および58であった。ITSプライマーを用いるPCR增幅が蛍光標識Candidaプローブの存在下で実施されるので、プローブを、Tmがプライマー伸長を最適化し、そして1反応チューブ中で混合される場合に複数のプローブが同様の頻度で結合することを可能にするように再設計した。
40

プローブ混合物の3つのセットを設計した。第一に、CA-FAM、CT-TET、およびCP-HEXを、それぞれC.albicans, C.tropicalis、およびC.parapsilosisを検出しそして同定するために同時にPCR混合物に添加した (PCR「A」)。第二に、プローブCG-FAMおよびCK-TETを、C.glabrataおよびC.krusei (生来のフルコナゾール耐性株) を検出しそして同定するためのPCR混合物に添加した (PCR「B」)。第三に、AII-CAN-TETプローブを使用してすべてのCandida spp. を検出した (PCR「C」)。PCRを、1 μlサンプルで、10mM Tris-HCl、50mM KCl (pH 8.3) 、MgCl₂ (2.5 ~ 5.0MM) 、0.2mM (各) dNTP、各0.2 μMのプライマー、2.5UのTaq DNAポリメラーゼ (Boehringer Mannheim, Germany) および1、2、または3つの蛍
50

光プローブ（10～50nM最終濃度）を含む総量50μlの容積で実施した。組合せアニーリングおよび伸長温度を用いる二段階PCRを、Perkin-Elmer 9600サーモサイクラー（Emeryville, CA）中で実施した。すべてのサイクルは、DNA変性工程（94℃で5分間）から始めた。この後、サイクルは、40サイクルの、95℃で30秒間（変性）、および58℃で90秒間（アニーリングおよび伸長）からなった。使用した他のツーステップサイクルは、45サイクルの、95℃で30秒間、58℃で1分間からなった。72℃で10分間のプライマー伸長が最終サイクルに続いた。

ネガティブコントロール（テンプレートコントロールなし）を、テンプレートが非存在であること以外は同一の反応混合物を用いて、記載される増幅条件下で実施した。多重PCRのためのポジティブ標準は、検出される各*Candida* spp.について、1ngの精製DNAを使用した。
10

TaqMan[®] PCRの蛍光検出

PCRの後ただちに、または24時間以内（サンプルは暗冷蔵庫に保存した）のいずれかで、40μlの各PCR産物を、蛍光の検出のために設計された清潔な白色の96ウェルマイクロタイトレーションプレート（Perkin-Elmer）に移した。40μlのTE緩衝液（10mM Tris、1mM EDTA、pH8.0）を緩衝液プランクとして使用した。プレートを、マイクロタイトレーションプレート読み取り付属品を用いてPerkin-Elmer LS 50B Luminescence Spectrometer上で読んだ。使用した励起波長は488nmであった。各レポーター色素についての発光波長は、以下の通りであった：FAM, 518nm；TET, 538nm；HEX, 556nm。消光色素（TAMRA）についての発光波長は582nmであった。励起スリット幅は488nmであり、そして発光スリット幅は10nmであった。EXCEL互換マクロを用いる蛍光データ管理システムを、データ分析に使用した。
20

データ分析および解釈

すべての*Candida* spp.の検出のためのAII-CAN-TETプローブを用いるPCR

TaqMan[®] データワークシートおよびマクロを用いて、各サンプルについてのRQを自動的に計算した。RQは、TaqMan[®] プローブ（RQ+）上の消光色素からの放出後のレポーター色素の発光強度比からインタクトなTaqMan[®] プローブ（RQ-）上の消光レポーター色素の基底発光強度を引いた増分である。閾値RQを計算して、3連の連プレートなしのコントロールサンプルから得られる標準偏差を用いて統計的に高い信頼性のレベル（99%）を確実にする。本発明者らは、ポジティブ性についてのカットオフ値を、本研究で用いたすべてのネガティブコントロール（n=20）についての平均のRQから3SDを超える値に設定した。
30

2個または3個の蛍光プローブを同時に使用するTaqMan[®] PCR

本発明者らは、TaqMan[®] PCRの結果の解釈のために多成分データプログラムを使用した。多成分データプログラムは、TaqMan[®] 3 Allele-Genotype WorksheetまたはWPR（ウェルプレートリーダーソフトウェア）についての2レポーター多成分ワークシートのいずれかを使用した場合、「DNAなし」、テンプレート1（すなわち対立遺伝子1）、テンプレート2（対立遺伝子2）、またはテンプレート3（対立遺伝子3）として結果を示した。DNAなしの閾値を、ネガティブコントロールの平均（値=1.00）を2SD超える値から自動的に計算した。本発明者らは、DNAなし値を、1から各DNAなし値を減ることにより、「DNA値」として標準化した。本発明者らは、DNA値についてのカットオフ値を、コントロール値についての平均を1SD超えるもの、および各プローブについてのカットオフ値を、TaqMan[®] PCR反応におけるコントロール値についての平均を2SD超えるものとして、設定した。
40

品質コントロール

各反応を2連または3連で実施した。1ナノグラムの*C.albicans*および*C.glabrata*のDNAを、各サンプルの実行についてのポジティブコントロールとして使用した。持ち越しを、アエロゾル耐性ピペットチップおよびDNAサンプル調整およびPCR調製のための別の研究室区域を用いて除去した。

結果

10

20

30

40

50

TaqMan^R PCRの最適化

TaqMan^R PCRアッセイのために使用したプローブを、表1に示す。本発明者らは、MgCl₂濃度、伸長時間、PCRサイクルの数、およびプローブ濃度の、RQ値に対する効果を評価した。最適なマグネシウムイオン濃度を、95℃で30秒および58℃で90秒からなる40サイクルを用いて、2.5nM～5.0nMの濃度を試験することによって決定した。3.5nMのMgCl₂濃度を用いた場合、RQは最も高かった（4.37±0.38, n=4; 3.33～5.16の範囲）。このMgCl₂濃度の範囲は、（RQ-）値（0.71～0.84）を変化しなかった。

次いで、定常のPCR混合組成物を用いて、本発明者らは、PCR伸長時間およびサイクル数の、RQ値に対する効果を比較した。45サイクルおよび1分の伸長時間（RQ = 3.33±0.45, n=2）を用いた場合、90秒の伸長時間での40サイクル（RQ = 3.46±0.13, n=2）と比較して、RQ値における増加は得られなかった。従って、すべての実験は、40サイクルおよび1分の伸長時間を用いた。各プローブの濃度を、10～50nMの濃度を試験することによって最適化した。最適なプローブの濃度は、AII-CAN-TET、25nM; CA-FAM, CT-TET、およびCG-FAM, 10nMであった。C.albicans、C.tropicalisおよびC.parapsilosisの同時検出ならびに同定のためのTaqMan^R PCR（PCR「A」）において、そしてC.glabrataおよびC.kruseiの同時同定のためにCG-FAMならびにCK-TETプローブを用いるTaqMan^R PCR（PCR「B」）において、10nMのプローブ濃度を用いた場合、RQが最も高かった。従って、プローブを、TaqMan^R PCRのために10nM濃度にて使用した。

FAMで標識したプローブについてのRQ値は、一貫してより高く、次いでTETで標識したプローブについてのRQ値、次いでHEXで標識したプローブについてのRQ値が高かった。CKプローブの異なるバッチを、3つの蛍光標識のうちの1つで標識した場合、FAM標識CKプローブについての平均のRQは、1.34±0.04 (n=3)であり、一方TET標識CKプローブについての平均のRQは、0.61±0.27 (n=6)であり、そしてHEX標識CKプローブについての平均のRQは0.30±0.01 (n=3)であった。

臨床的サンプルについてのTaqMan^R PCRアッセイの感度および特異性

カンジダ血症を有する患者由来の61の臨床的サンプルのうち、58のサンプルは、単一のCandida spp.を含むことが証明された（表2）。相同のspp.に対するAII-CAN-TETプローブを用いた平均RQ値は、以下の通りであった：C.albicans, 3.42±0.67（範囲=1.15～4.58）；C.tropicalis, 1.92±1.34（範囲=0.45～3.48）；C.parapsilosis, 1.78±1.48（範囲=0.80～4.22）；C.glabrata, 2.81±1.24（範囲=0.53～4.66）；およびC.krusei, 3.38±0.92（範囲=1.87～4.40）（表3）。C.glabrataおよびC.albicansの両方の混合培養物として同定された3つのサンプルを用いたAII-CAN-TETについてのRQ値は、それぞれ4.14、3.46、および3.58であった。

相同種に対するCandida種特異的プローブについての平均のRQ値は以下の通りであった：C.albicans単離物についてのCA-FAM, 0.95±0.62 (n=23)；C.tropicalis単離物についてのCT-TET, 0.48±0.38 (n=6)；C.parapsilosis単離物についてのCP-HEX, 0.37±0.12 (n=5)；C.glabrata単離物についてのCG-FAM, 0.63±0.39 (n=18)；およびC.krusei単離物についてのCK-TET, 0.73±0.33 (n=6)（表3）。DNA値が0.16以上であり（1SD）、RQがCA-FAMプローブについて0.7以上（2SD）、CT-TETプローブについて0.13以上（2SD）、そしてCP-HEXプローブについて0.19以上（2SD）である場合、PCR「A」アッセイによって試験した検体は陽性であると考えられた。従って、PCR「A」アッセイの感度および特異性は、それぞれ91.9% (34/37)、および100% (44/44) であった。

DNA値が0.15以上であり（1SD）、RQがCA-FAMプローブについて0.04以上（2SD）であり、そしてCK-TETプローブについて0.08以上（2SD）である場合、PCR「B」アッセイによって試験した検体は陽性であると考えられた。従って、PCR「B」アッセイ（フルコナゾール耐性Candida spp.を検出するため）の感度および特異性は、それぞれ96.3% (26/27)、および100% (54/54) であった。

RQが0.25以上（3SD）である場合、PCR「C」アッセイによって試験した検体は陽性であると考えられた。従って、PCR「C」アッセイ（すべてのCandida spp.を検出するため）の感度および特異性は、それぞれ100% (61/61)、および100% (20/20) であった（表3）

10

20

30

40

50

。

蛍光プローブを用いるPCRによる*Candida spp.*の検出および同定

カンジダ血症を有する24人の患者の61の血液培養物由来の*Candida spp.*のPCR-EIA同定(Fujitara)を、以下のように同定した：*C.albicans*(n=23)、*C.glabrata*(n=18)、*C.parapsilosis*(n=5)、*C.tropicalis*(n=6)、*C.krusei*(n=6)、ならびに*C.albicans*および*C.glabrata*に起因する混合したカンジダ血症(n=3)。All-CAN-TETプローブを用いるPCR「C」アッセイは、61のすべてのサンプル中のすべての*Candida spp.*を検出した。PCR「A」および「B」アッセイ結果は、単一の*Candida spp.*を含むと報告された58個のサンプルのうちの55個(23個の*C.albicans*、17個の*C.glabrata*、4個の*C.parapsilosis*、5個の*C.tropicalis*、および6個の*C.krusei*)についてのPCR-EIAに関するこれらのアッセイ結果と適合した。¹⁰慣習的なPCRによって、およびPCR-EIAによって、混合カンジダ血症検体として同定された3つのサンプルのうちの2つはまた、*C.glabrata*および*C.albicans*の両方を含むとして同定されたが、1つの混合カンジダ血症は、PCR「A」および「B」アッセイによって*C.glabrata*のみとして同定された(*C.albicans*は検出されなかった)(表2)。

5つの*C.albicans*陽性ボトルは、*Enterococcus spp.*(n=4)および凝固酵素(coagulase)陰性*Staphylococci*(n=1)を含む細菌との*C.albicans*の共存を示した。すべてを、*C.albicans*を含むとして正確に同定した。菌血症を有する患者由来のランダムに選択したサンプルは、TaqMan^RPCRによって全て陰性であった(表3)。

従って、All-CAN-TETプローブを用いるPCRは、すべての*Candida spp.*(100%)を検出し、TaqMan^RPCRアッセイ「A」および「B」は、61の臨床的血液培養物のうちの57(93.4%)中のすべての*Candida spp.*を迅速かつ正確に同定した(表2)。

All-CAN-TETプローブの感度および特異性

All-CAN-TETプローブは、すべての*Candida spp.*、*S.cerevisiae*、*A.fumigatus*、および*A.flavus*を検出したが、試験した他の真菌DNA、細菌DNA、またはヒトDNAは検出されなかつた(表4)。精製した*Aspergillus spp.*,DNAをAll-CAN-TETプローブで検出したが、使用された機械的サンプル調製法は、インタクトな細胞から*Aspergillus* DNAを放出しなかつた。従って、異なるサンプル調製方法が、臨床的サンプルから*Aspergillus* DNAを得るために使用される必要があり、そして*Candida*および*S.cerevisiae* DNAのみが、本明細書中で記載されるように処理された臨床的物質において検出されることが期待される。

TaqMan^RPCR感度

本発明者らは、ウサギ血液を播種したBacT/Alert培養ボトル中に懸濁した*C.albicans* blastoconidiaを用いて、TaqMan^RPCR結果を、本発明者ら(Fujitara)の実験室において開発したPCR-EIA法からの結果と比較した。*C.albicans* B311 blastoconidida株を、ウサギの全血を含む200μlのBacT/Alert血液培養プロス(プロス対ウサギ=8:1)当たり0、10¹、10²、10³、10⁴、または10⁵の濃度にて導入した。

3つの実験における各200μlのサンプルのためのAll-CAN-TETプローブについての平均のRQ値は、10⁵細胞について3.10±0.45、10⁴細胞について2.75±0.18、10³細胞について0.69±0.12、および10²細胞について0.34±0.07であった(表5)。従って、EIAによる検出の感度は、*C.albicans* blastoconididaを含まないコントロールサンプルと比較して、200μlのサンプル当たり10²細胞、または2μlのサンプル当たり1細胞であった(P<0.01)。これは、PCR-EIA法の検出限界に等しかった。EtBr染色による検出限界は、いずれの方法よりも10倍低かった(20μlのサンプル当たり10³細胞)。

CA-FAM、CT-TET、およびCP-HEXを用いるTaqMan^RPCRについての検出限界は、200μlのサンプル当たり10³細胞、または2μlのサンプル当たり10細胞であった。これは、PCR-EIA法より10倍低い感度、アガロースゲルのEtBr染色による検出に等しい感度を示した(表5)。

表 1. Taq Man® PCR アッセイのために使用されるプローブ

プローブ	ヌクレオチド配列 (5' → 3') および化学
All-CAN-TET	5'TET AG GGC ATG CCT GTT TGA GCG TC(GA) TT-3'-P (配列番号11)
CA-FAM	5'FAM AT TGC TTG CGG CGG TAA CGT CC-3'-P (配列番号12)
CT-TET	5'TET CA AAA CGC TTA TTT TGC TAG TGG CC 3'-P (配列番号13)
CP-HEX	5'HEX GG TAC AAA CTC CAA AAC TTC TTC CA 3'-P (配列番号14)
CG-FAM	5'FAM TA GGT TTT ACC AAC TCG GTG TT GAT-3'-P (配列番号15)
CK-TET	5'TET AG TGG CCC GAG CGA ACT AGA CTT TT 3'-P (配列番号16)

表 2. Taq Man® PCR による、Bact/Alert™ 液培養示トル中の Candida 種の同定

日常的な培養および ID 以下として報告 :	PCR 産物の Taq Man® 検出 以下として同定 :	数
<u>C. albicans</u>	<u>C. albicans</u>	23
<u>C. glabrata</u>	<u>C. glabrata</u>	18
<u>C. krusei</u>	<u>C. krusei</u>	6
<u>C. tropicalis</u>	<u>C. tropicalis</u>	6
<u>C. parapsilosis</u>	<u>C. parapsilosis</u>	5
<u>C. glabrata</u> + <u>C. albicans</u>	<u>C. glabrata</u> + <u>C. albicans</u>	3
	<u>C. glabrata</u> 単独	1
総量	57/61 (93.4%)	61

表 3. 複数の蛍光プローブを使用するTaq Man® PCRによる、陽性血液培養中のCandida spp.の同定

以下を用いるPCR :	PCR "A"			PCR "B"			PCR "C"		
	CA-FAM 3つのプローブ	CT-TET 2つのプローブ	CP-HEX 1つのプローブ	CG-FAM 2つのプローブ	CK-TET 1つのプローブ	AH-CAN-TET AH-CAN-TET			
C. albicans (n = 23)	0.95 ± 0.62	0.07 ± 0.06	0.09 ± 0.10	0.01 ± 0.01	0.02 ± 0.02	3.42 ± 0.67			
C. tropicalis (n = 6)	0.03 ± 0.04	0.48 ± 0.38	0.07 ± 0.06	0.02 ± 0.02	0.03 ± 0.03	1.92 ± 1.34			
C. parapsilosis (n = 5)	0.03 ± 0.03	0.02 ± 0.02	0.33 ± 0.12	0.01 ± 0.01	0.01 ± 0.02	1.78 ± 1.48			
C. glabrata (n = 18)	0.01 ± 0.02	0.03 ± 0.04	0.03 ± 0.05	0.63 ± 0.39	0.01 ± 0.02	2.81 ± 1.24			
C. krusei (n = 6)	0.02 ± 0.03	0.01 ± 0.03	0.07 ± 0.05	0.01 ± 0.02	0.73 ± 0.33	3.38 ± 0.92			
増殖なし (n = 10)	0.02 ± 0.02	0.01 ± 0.01	0.04 ± 0.05	0.01 ± 0.01	0.04 ± 0.03	0.05 ± 0.05			
菌血症 (n = 10)	0.02 ± 0.02	0.01 ± 0.03	0.01 ± 0.02	0.01 ± 0.01	0.03 ± 0.03	0.07 ± 0.07			

注意：すべてのコントロールサンプルに対する平均土標準偏差 CA-FAM プローブ (n = 55) = 0.02 ± 0.023, CT-TET プローブ (n = 72) = 0.03 ± 0.048, CG-FAM プローブ (n = 60) 0.01 ± 0.012, CK-TET プローブ (n = 72) = 0.02 ± 0.029.

表 4. Tag Man® PCRアッセイにおいて使用される AII-CAN-TET プローブの感度／特異性
試験したゲノム DNA

	Δ RQ 値 (平均 ± 標準誤差)
<i>C. pseudotropicalis</i>	4.59 ± 0.16 ^b
<i>C. parapsilosis</i>	4.59 ± 0.16 ^b
<i>C. krusei</i>	4.56 ± 0.38 ^b
<i>C. albicans</i>	4.36 ± 0.10 ^b
<i>C. glabrata</i>	3.33 ± 0.18 ^b
<i>C. tropicalis</i>	3.27 ± 0.02 ^b
<i>S. cerevisiae</i>	2.27 ± 0.17 ^b
<i>C. guilliermondii</i>	2.18 ± 0.09 ^b
<i>A. fumigatus</i>	1.66 ± 0.18 ^b
<i>A. flavus</i>	1.13 ± 0.18 ^b
<i>H. capsulatum</i>	0.21 ± 0.04
<i>P. aeruginosa</i>	0.19 ± 0.06
<i>E. coli</i>	0.18 ± 0.05
<i>C. neoformans</i>	0.17 ± 0.06
<i>P. marneffei</i> ヒト細胞株	0.16 ± 0.05
<i>B. dermatitidis</i>	0.12 ± 0.09
<i>S. aureus</i>	0.11 ± 0.11
	0.06 ± 0.05

^a 1~3 の実験からの3連のチュープについてのデータ
^b カットオフ値基準に基づいたポジティブ値

表 5. ヴサギ血液を含むBacT/Alert血液培養ボトル中にスパイクしたblastoconidia由来の：*C. albicans* DNAを検出するための蛍光Taq Man® PCR、比色PCR-EIA、およびEtBr染色の感度比較

200 μl当たりの <i>C. albicans</i> の数	TaqMan® PCR		PCR-EIA		アガロースゲルの EtBr染色
	平均蛍光 + 標準偏差 ^a		平均 A650nm ± 標準偏差 ^a	CA-DIG	
	All-CAN-TET	CA-FAM	CA-DIG		
10 ⁵	3.100 ± 0.450 ^b	1.140 ± 0.400 ^b	0.580 ± 0.050 ^b	+	
10 ⁴	2.750 ± 0.180 ^b	0.690 ± 0.100 ^b	0.440 ± 0.060 ^b	+	
10 ³	0.690 ± 0.120 ^b	0.190 ± 0.030 ^b	0.130 ± 0.030 ^b	+	
10 ²	0.340 ± 0.070 ^b	0.070 ± 0.020 ^b	0.020 ± 0.010 ^b	-	
10 ¹	0.060 ± 0.030	0.040 ± 0.060	0.010 ± 0.001	-	
0	0	0	0	-	
精製した <i>C. albicans</i> DNA (1 ng)	4.380 ± 0.170 ^b	1.000 ± 0.080 ^b	0.550 ± 0.100 ^b	+	

^a 3つの実験からのデータ (1実験当たり2連のウェル)
^b t検定によるP<0.05対DNAを含まないサンプルの平均

本出願を通じて、種々の刊行物が括弧内に参照される。これらの刊行物の十分な引用は、

本明細書の終わりの配列表の直前に見出され得る。本発明が関係する当該分野の状況をより十分に記載するために、これらの刊行物の開示の全体が、本明細書中に参考として援用される。

参考文献

- Armstrong, C. 1989. Problems in Management of Opportunistic Fungal Diseases. *Rev. Infect. Dis.* 2:S1591-S1599.
- Barns, S.M., Lane, D.J., Sogin M.L., Bibeau, C. and Weisburg, W.G. (1991) Evolutionary relationships among pathogenic *Candida* species and relatives. *J. Bacteriol.* 173:2250-2255. 10
- Buchman, T.G., M. Rosser, W.G. Merz, and P. Charache. 1990. Detection of surgical pathogens by in vitro DNA amplification. Part I. Rapid identification of *Candida albicans* by in vitro amplification of a fungus-specific gene. *Surgery* 108:338-347.
- Dams, E., Hendriks, L., Van de Peer, Y., Neefs, J. and Smits, G. (1988) Compilation of small ribosomal subunit RNA sequences. *Nucl. Acids Res.* 16:r87-r174. 20
- Devereux, J., Haeberli, P. and Smithies, O. (1984) A comprehensive set of sequence analysis programs for the VAX. *Nucl. Acids Res.* 12:387-397.
- Edman, J.C., Kovacs, J.A., Masur, H., Santi, D.V., Elwood, H.J. and Sogin, M.L. (1988) Ribosomal RNA shows *Pneumocystis carinii* to be a member of the fungi. *Nature (London)*. 334:519-522. 30
- Felsenstein, J. (1982) Numerical methods for inferring evolutionary trees. *Quart. Rev. Biol.* 57:379-404.
- Felsenstein, J. (1985) Confidence limits on phylogenies: an approach using the bootstrap. *Evolution*. 39:783-791. 40
- Fujita et al. (1995) Microtitration Plate Enzyme Immunoassay to Detect PCR-Amplified DNA from *Candida* species in Blood. 33:962-967.

- Glee, P.M., P.J. Russell, J.A. Welsch, J.C. Pratt, and J.E. Cutler. 1987. Methods of DNA extraction from *Candida albicans*. *Anal. Biochem.* 164:207-213.
- Guthrie, C. and Fink, G.R. (1991) Guide to yeast genetics and molecular biology. *Meth. Enzymol.* 194:3-20.
- Jones, J.M. 1990. Laboratory diagnosis of invasive candidiasis. *Clin. Microbiol. Rev.* 3:32-45. 10
- Kafatos, F.C., C.W. Jones, and A. Efstraliadis. 1979. Determination of nucleic acid sequence homologies and relative concentrations by a dot blot hybridization procedure. *Nucl. Acids Res.* 3:1541-1552.
- Lasker, B.A., J.M. Brown, and M.M. McNeil. 1992. Identification and epidemiological typing of clinical and environmental isolates of the genus *Rhodococcus* with use of a digoxigenin-labeled rDNA gene probe. *Clin. Infect. Dis.* 15:223-233. 20
- Lasker, B.A., Carle, G.F., Kobayashi, G.S. and Medoff, G. (1989) Comparison of the separation of *Candida albicans* chromosome-sized DNA by pulsed-field gel electrophoresis techniques. *Nucl. Acids Res.* 17:3783-3793. 30
- Lehmann, P.F., Lin, D. and Lasker, B.A. (1992) Genotypic identification and characterization of species and strains within the genus *Candida* by using random amplified polymorphic DNA. *J. Clin. Micro.* 30:3249-3254.
- Lott et al. (1993) Nucleotide Sequence analysis of the 5.8S rDNA and adjacent ITS2 Region of *Candida albicans* and Related Species. *Yeast* 9:1199-1206. 40
- Magee, B.B., D'Souza, T.M. and Magee, P.T. (1987) Strain and species identification by restriction fragment length

polymorphisms in the ribosomal DNA repeat of *Candida* species.
J. Bacteriol. 169:1639-1643.

Messing, J., Crea, R. and Seeburg, P.H. (1981) A system for shotgun DNA sequencing. *Nucl. Acids Res.* 9:309-319.

Mitchell, T.G., White, T.J. and Taylor, J.W. (1992) Comparison of 5.8S ribosomal DNA sequences among the basidiomycetous yeast genera *Cystofilobasidium*, *Filobasidium* and *Filobasidiella*. *J. Med. Vet. Mycol.* 30:207-218. 10

Miyakawa, Y., T. Mabuchi, K. Kagaya, and Y. Fukagawa. 1992. Isolation and detection of *Candida albicans* by polymerase chain reaction. *J. Clin. Micro.* 30:894-900.

Needleman, S.B. and Wunsch, C.D. (1970) A general method applicable to the search for similarities in the amino acid sequence of two proteins. *J. Mol. Biol.* 48:443-453. 20

Odds, F.C. 1988. *Candida* and *Candidosis*: A Review and Bibliography, 2nd Ed., Philadelphia: Bailere Tindall.

O'Donnell, K. (1992) Ribosomal DNA internal transcribed spacers are highly divergent in the phytopathogenic ascomycete *Fusarium sambucinum* (*Gibberella pulicaris*). *Curr. Genet.* 30 22:213-220.

Ruano, G.W., W. Tenton, and K.K. Kidd. (1989). Biphasic amplification of very dilute DNA samples via "booster" PCR. *Nucl. Acids Res.* 3:5407-5411.

Saiki, K.K., D.H. Gelfand, S. Stafford, S.J. Scharf, R. Higuchi, G.F. Horn, K.B. Mullis, and H.A. Erlich. (1988) 40 Primer directed enzymatic amplification of DNA with thermostable DNA polymerase. *Science* 239:487-491.

Sambrook, J., Fritsch, E.F. and Maniatis, T. Molecular Cloning: A laboratory manual. Cold Spring Harbor Laboratory Press. Cold Spring Harbor, New York. 1989.

Sanger, F., Nicklen, S. and Coulson, A.R. (1977) DNA sequencing with chain-terminating inhibitors. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA.* 74:5463-5467.

Smith, L.M., Sanders, J.Z., Kaiser, R.J., Hughes, P., Dodd, C., Connell, C.R., Heiner, C., Kent, S.B.H. and Hood, L.E. (1986) Fluorescence detection in automated DNA sequence analysis. *Nature (London).* 321:674-679.

Telenti, A., G.R. Roberts. 1989. Fungal blood cultures. *Eur. J. Clin. Microbiol. Infect. Dis.* 8:151-156.

Thrash-Bingham, C., and Gorman, J.A. (1992) DNA translocations contribute to chromosome-length polymorphisms in *Candida albicans*. *Curr. Genet.* 22:93-100.

Thuring, R.W.J., J.P. Sanders, and P. Borst. 1975. A freeze squeeze method for recovering long DNA from agarose gels. *Anal. Biochem.* 66:213-220.

Van der Walt, J.P. and Yarrow, D. (1984) Methods for the Isolation, maintenance, classification and identification of yeasts. in Kreger-van Rij, N.J.W. (Ed). *The yeasts: A taxonomic study.* Elsevier, Amsterdam. pp. 45-104.

White, T.J., Bruns, T.D., Lee S.B. and Taylor, J.W. (1990) Amplification and direct sequencing of fungal ribosomal RNA genes for phylogenetics. in Innis, M.A., Gelfand, D.H., Sninsky, J.J. and White, T.J. (Eds). *PCR Protocols. A guide to methods and applications.* Academic Press, San Diego. pp.315-322.

配列表

(1) 一般的情報 :

- (i) 出願人 : ザ ガバメント オブ ザ ユナイテッド ステイツ オブ アメリカ , リブリゼンテッド バイ ザ セクレタリー , デパートメントオブ ヘルス アンド ヒューマン サービシーズ , センターズ フォー ディジィーズ コントロール アンド プリベンション , テクノロジー トランスファー オフィス
- (ii) 発明の名称 : *Candida spp.* の検出のための方法および組成物
- (iii) 配列数 : 16

10

20

30

40

50

(iv) 連絡住所 :

- (A) 名称 : ジョーンズ アンド アスキー , L L P
- (B) 番地 : ピーチトウリ - ストリート 191 , N . E . , 37F
- (C) 市 : アトランタ
- (D) 州 : ジョージア
- (E) 国 : アメリカ合衆国
- (F) 郵便番号 : 30303-1769

(v) コンピューター読み出し形態 :

- (A) 媒体型 : フロッピー ディスク
- (B) コンピューター : IBM PC互換用
- (C) OS : PC-DOS/MS-DOS

10

(D) ソフトウェア : パテントイン リリース #1.0 , バージョン #1.30

(vi) 現在の出願データ :

(A) 出願番号 :

(B) 出願日 :

(C) 分類 :

(viii) 代理人 / 事務所情報 :

- (A) 氏名 : グリーン , ジャミ - エル .
- (B) 登録番号 : 32 , 467
- (C) 照会 / 記録番号 : 03063-0261WP

20

(ix) 電話回線情報 :

- (A) 電話 : (404) 818-3700
- (B) テレファックス : (404) 818-3799

(2) 配列番号 1 の情報 :

(i) 配列の特徴 :

- (A) 長さ : 19 塩基対
- (B) 型 : 核酸
- (C) 鎖の数 : 一本鎖
- (D) トポロジー : 直鎖状

30

(ii) 配列の種類 : DNA

(xi) 配列 : 配列番号 1 :

tccgttagtg aacctgcgg

19

(2) 配列番号 2 の情報 :

(i) 配列の特徴 :

- (A) 長さ : 20 塩基対
- (B) 型 : 核酸
- (C) 鎖の数 : 一本鎖
- (D) トポロジー : 直鎖状

40

(ii) 配列の種類 : DNA

(xi) 配列 : 配列番号 2 :

gcatcgatga agaacgcagc

20

(2) 配列番号 3 の情報 :

(i) 配列の特徴 :

- (A) 長さ : 20 塩基対
- (B) 型 : 核酸
- (C) 鎖の数 : 一本鎖
- (D) トポロジー : 直鎖状

50

(ii) 配列の種類 : DNA

(xi) 配列：配列番号 3：
tcctccgctt attgatatatgc

20

(2) 配列番号 4 の情報：

- (i) 配列の特徴：
 - (A) 長さ：20 塩基対
 - (B) 型：核酸
 - (C) 鎖の数：一本鎖
 - (D) トポロジー：直鎖状
- (ii) 配列の種類：DNA
- (xi) 配列：配列番号 4：
gctgcgttct tcatcgatgc

10

20

(2) 配列番号 5 の情報：

- (i) 配列の特徴：
 - (A) 長さ：151 塩基対
 - (B) 型：核酸
 - (C) 鎖の数：二本鎖
 - (D) トポロジー：直鎖状
- (ii) 配列の種類：genomic DNA
- (xi) 配列：配列番号 5：
ctccctcaaa ccgcgtgggtt tggtgttgag caatacgact tgggtttgct tgaaagacgg 60

20

tagtgtaag gcgggatcgc ttgacaatg gcttaggtct aaccaaaaac attgcttgcg 120
gcggtaacgt ccaccacgta tatctcaaa c

151

(2) 配列番号 6 の情報：

- (i) 配列の特徴：
 - (A) 長さ：124 塩基対
 - (B) 型：核酸
 - (C) 鎖の数：二本鎖
 - (D) トポロジー：直鎖状
- (ii) 配列の種類：genomic DNA
- (xi) 配列：配列番号 6：
ctccctcaaa ccctcggtt tggtgttgag cgatacgctg ggtttgcttg aaagaaaggc 60

30

ggagtataaa ctaatggata ggtttttcc actcatggt acaaactcca aaacttcttc 120
caaa

124

40

(2) 配列番号 7 の情報：

- (i) 配列の特徴：
 - (A) 長さ：140 塩基対
 - (B) 型：核酸
 - (C) 鎖の数：二本鎖
 - (D) トポロジー：直鎖状
- (ii) 配列の種類：genomic DNA
- (xi) 配列：配列番号 7：

ctccctcaaa cccccgggtt tggtgttag caatacgcta ggtttgtttg aaagaattta 60
 ccgtggaaac ttatccaag cgacttaggt ttatccaaa cgcttatttt gctagtggcc 120
 accacaattt atticataac 140

(2) 配列番号 8 の情報 :

(i) 配列の特徴 :

(A) 長さ : 231 塩基対

(B) 型 : 核酸

(C) 鎖の数 : 二本鎖

(D) トポロジー : 直鎖状

(ii) 配列の種類 : genomic DNA

(xi) 配列 : 配列番号 8 :

ccttcctcaaa cacattgtgn ttggtantga gtgatacnnc nttttgatnt aacttnaaat 60
 tggaggccat atcagtgatgt gggacacgag ngcaagcttc tctattaatc tgctgctgct 120
 ttgcgcgagc ggcgggggtt aatactctat taggttttac caactcggtg ttgatctagg 180 20

gagggataag tgagtgtttt gtgcgtgctg ggcagacaga cgtcttaag t 231

(2) 配列番号 9 の情報 :

(i) 配列の特徴 :

(A) 長さ : 177 塩基対

(B) 型 : 核酸

(C) 鎖の数 : 二本鎖

(D) トポロジー : 直鎖状

(ii) 配列の種類 : genomic DNA

(xi) 配列 : 配列番号 9 :

gagcgtcggtt tccatcttgc gcgtgcgcag agttgggtga gcggangtac cgacgtgtaa 60 30

agagcgtcgg agctgcgact cnncgtaaag ggagcnnant ggcccggcgcg aactagactt 120

ttttttaggg nccgttttgg gcccccagaac cnagtttnc cnaggnciac aaaaagn 177

(2) 配列番号10の情報 :

(i) 配列の特徴 :

(A) 長さ : 16 塩基対

(B) 型 : 核酸

(C) 鎖の数 : 一本鎖

(D) トポロジー : 直鎖状

(ix) 配列の特徴DNA

(xi) 配列 : 配列番号10 :

gtaaaaacgac ggccag 16

(2) 配列番号11の情報 :

(i) 配列の特徴 :

(A) 長さ : 25 塩基対

(B) 型 : 核酸

10

20

30

40

50

(C) 鎖の数：一本鎖
 (D) トポロジー：直鎖状
 (ix) 配列の特徴：DNA
 (xi) 配列：配列番号11：
 agggcatgcc tgtttgagcg tcrtt

25

(2) 配列番号12の情報：
 (i) 配列の特徴：
 (A) 長さ：22塩基対
 (B) 型：核酸
 (C) 鎖の数：一本鎖
 (D) トポロジー：直鎖状
 (ix) 配列の特徴：DNA
 (xi) 配列：配列番号12：
 attgcattgctg gcggttaacgt cc

22

(2) 配列番号13の情報：
 (i) 配列の特徴：
 (A) 長さ：25塩基対
 (B) 型：核酸
 (C) 鎖の数：一本鎖
 (D) トポロジー：直鎖状
 (ix) 配列の特徴：DNA
 (xi) 配列：配列番号13：
 caaaaacgctt attttgctag tggcc

25

(2) 配列番号14の情報：
 (i) 配列の特徴：
 (A) 長さ：25塩基対
 (B) 型：核酸
 (C) 鎖の数：一本鎖
 (D) トポロジー：直鎖状
 (ix) 配列の特徴：DNA
 (xi) 配列：配列番号14：
 ggtacaaact ccaaaacttc ttcca

25

(2) 配列番号15の情報：
 (i) 配列の特徴：
 (A) 長さ：25塩基対
 (B) 型：核酸
 (C) 鎖の数：一本鎖
 (D) トポロジー：直鎖状
 (ix) 配列の特徴：DNA
 (xi) 配列：配列番号15：
 taggttttac caactcggtg ttgat

25

(2) 配列番号16の情報：
 (i) 配列の特徴：
 (A) 長さ：25塩基対
 (B) 型：核酸

50

- (C) 鎖の数：一本鎖
- (D) トポロジー：直鎖状
- (ix) 配列の特徴：DNA
- (xi) 配列：配列番号16：
agtggcccgagcgaactaga cttt

フロントページの続き

(72)発明者 モリソン , クリストイン ジェイ .

アメリカ合衆国 ジョージア 30033 , デカター , トルバート ドライブ 3110

(72)発明者 レイス , エロル

アメリカ合衆国 ジョージア 30341 , チャンブリー , キャスタウェイ コート 3642

(72)発明者 ホロウェイ , ブライアン

アメリカ合衆国 ジョージア 30319 , アトランタ , ハーツミル ロード 1517

(72)発明者 シン , ジヨン , ヒー

韓国 クワンジュ , ドング , ゲリム 3 ドン 85 62

審査官 小暮 道明

(56)参考文献 米国特許第05426027(US,A)

J.Clin.Microbiol., 33[4](1995) p.962-967

(58)調査した分野(Int.Cl. , DB名)

C12N 15/

CA/BIOSIS/MEDLINE/WPI/STN

JSTPlus/JMEDPlus/JST7580(JDreamII)

GenBank/EMBL/DDBJ/GeneSeq

SwissProt/PIR/GeneSeq