特 集

微生物をめぐる最新の知見

Aspergillus fumigatus に及ぼす新規抗真菌薬の作用機序の微細形態学的解析 Electron Microscopic Study on the Effect of Newly Developed Antifungal Agents on the Ultrastructure of Aspergillus fumigatus

西山彌生

Yayoi Nishiyama

帝京大学医真菌研究センター

要 旨 深在性真菌症の治療薬として使用されている新規抗真菌薬、ミカファンギン、ボリコナゾール、リポソーマルアムホテリシン B, およびアムホテリシン Bの4薬剤について、Aspergillus fumigatus の菌糸形態および微細構造に及ぼす影響について、電子顕微鏡を用いて解析した。その結果、ミカファンギンおよびボリコナゾールは、主として細胞壁形成を阻害し、菌糸の発育を阻害すること、アムホテリシン B およびリポソーマルアムホテリシン B は共に細胞膜、ならびにオルガネラの膜構造を破壊することによって菌糸発育を阻害することが明らかとなった。

キーワード:新規抗真菌薬,作用機序, Aspergillus fumigatus, 電子顕微鏡, 微細構造

1. はじめに

真菌,いわゆるカビや酵母がヒトの体内に侵入して発症す る真菌感染症には,表在性真菌症,深部皮膚真菌症,および 深在性真菌症の3つのタイプが知られている.このうち,感 染が深部臓器や全身に及ぶ深在性真菌症は,免疫力が低下し た易感染宿主に日和見感染症として発症する.重要な深在性 真菌症としてはカンジダ症およびアスペルギルス症があげら れる.

深在性真菌症の治療に使われる抗真菌薬の種類は、抗細菌 薬のそれにくらべるとはるかに少ない. その理由は、真菌も ヒトも同じ真核生物に属するために、ヒトに毒性を示さず、 真菌のみに選択的に効果を示す薬剤の開発が極めて困難だか らである. 国内では現在、ポリエン系、フルオロピリミジン 系、アゾール系およびキャンディン系の4つのクラス、合わ せて9薬剤が使用されている. 図1に、これら4つのクラ スの作用標的を示す.

抗真菌薬の作用機序に関する研究は,真菌細胞に存在す る標的分子を特定するだけでなく,薬剤の作用様式(静菌 的か,殺菌的か)を知り,さらには臨床的有用性を予測す るために必須不可欠である.とくに,標的分子の阻害作用 に引き続いておこる細胞内微細構造の変化は,抗真菌活性 に大きく影響するため,電子顕微鏡を用いた作用機序の解 析は重要である.筆者らのグループは,これまでに,多く の新規抗真菌薬の作用機序を,主として形態学的手法を用いて解析してきた^{1~12}.

本稿では、近年新たに臨床導入されたキャンディン系抗真 菌薬ミカファンギン、アゾール系抗真菌薬ボリコナゾール、 およびポリエン系抗真菌薬アムホテリシンBおよびそのリ ポソーム製剤であるリポソーマルアムホテリシンBの4薬 剤について、Aspergillus fumigatus(以下A. fumigatus と略) の発育形態に及ぼす影響を検討した筆者らの最近の知見を紹 介したい.

2. A. fumigatus の特徴と実験法

Aspergillus 属菌は、本来、土壌、空中など自然環境中に 広く生息する真菌であるが、そのうちごく少数の菌種がヒト に病原性を示す.アスペルギルス症の原因菌として最も重要 な菌種はA. fumigatus であり、この他にA. flavus, A. niger、



図1 現在使用されている4つのクラスの抗真菌薬の作用標的

[〒]192-0395 東京都八王子市大塚 359 TEL: 042-678-3256; FAX: 042-674-9190 2010 年 8 月 30 日受付

A. terreus などの菌種が知られている. Aspergillus は、菌糸と 胞子を構成要素とする糸状菌であり、図2に示すように、菌 糸の一部から空中に伸びた分生子柄の先端部(分生子頭)に 多数の分生子を形成する. アスペルギルス症は、免疫不全に 陥った宿主が空中に浮遊した分生子を経気道的に吸入するこ とによって発症する.

筆者らの実験においては、A. fumigatus の分生子を液体培 地で一夜培養することによって発芽させた発育菌糸を試験菌 として使用した.薬剤濃度は、in vitro 抗真菌薬感受性試験 法から得られた最小発育阻止濃度(minimum inhibitory concentration 以下 MIC と略)を基準とし、これより高濃度、 または低濃度を設定した.発育菌糸に所定の濃度の薬剤を加 えた液体培養を経時的に採取し、菌糸形態および菌糸細胞の 微細構造の変化を走査型電子顕微鏡(SEM)、および透過型 電子顕微鏡(TEM)を用いて観察した.薬剤無処理の正常 な発育菌糸の SEM 像および TEM 像を図 3 に示す.

3. A. fumigatus 発育菌糸に及ぼすキャンディン系抗真菌薬 ミカファンギンの作用

キャンディン系抗真菌薬 ミカファンギンは, 真菌の細胞壁 形成に必須な 1,3-β-D- グルカン合成酵素を作用標的とする新 しいクラスの薬剤であり¹³⁾, 国内では 2002 年に上市された. 筆者らは, 病原酵母 *Candida albicans*, および *A. fumigatus* に対するミカファンギンの作用を形態学的に解析し, その 成績についてはすでに報告している^{8,10,12)}. ここでは, *A. fumigatus* に対する形態学的効果の一部を簡単に紹介する.

A. fumigatus の発育菌糸に、ミカファンギン(10-MIC; 0.1 μg/ml) を作用させた場合の電子顕微鏡像を図4に示す. 最も 特徴的な変化は、薬剤無添加の正常な菌糸(図3A)が分岐 を繰り返しながら伸張していくのに対して、菌糸の伸張が抑 制され、菌糸側壁から短い分岐が多数形成されることである (図4A). 菌糸内部では隔壁の形成に異常がみられ(図4B),



図2 A. fumigatus の分生子頭と分生子. Bar = 10 µm

この変化が菌糸の伸張阻害を引き起こす原因と考えられた. 一方,ミカファンギン作用後にみられる最も激しい形態変化 は、図5にみられるように菌糸先端部の破裂である.糸状 菌においては、菌糸先端は最も生理活性の高い部位である. 1,3-β-D-グルカン合成酵素が局在するこの部位にミカファン ギンの影響が強く発揮され、物理的強度を失った菌糸の先端 細胞は破裂、溶菌に至ることが示唆された.これらの形態学 的所見からミカファンギンは菌糸の発育阻害作用、または細 胞壁の構造破壊に基づく強力な抗真菌活性を発揮することが 明らかとなった.



図3 A. fumigatus の正常な発育菌糸像 (A) SEM 像 (B) TEM 像



図 4 ミカファンギン 10-MIC (0.1 µg/ml) 作用後の発育菌糸 の SEM 像 (A) および TEM 像 (B).

 (A) 菌糸側壁から短い分岐が多数形成されている. Bar = 5 μm
(B) 細胞内部では,隔壁形成に異常が見られ (矢印),細胞の 分裂が阻害されている. 文献 12) より転載



 図5 ミカファンギン 1-MIC (0.01 µg/ml) 作用後にみられた 菌糸先端の破裂像の SEM 像(A) および TEM 像(B).
(A) 菌糸先端が破裂し(矢印) 細胞内容物が細胞外に流失し ている. Bar = 5 μm
(B) 菌糸先端部の細胞壁の厚さが薄くなり、この部位から破

(B) 国家児協能の知過室の厚され得てなり、この部位から吸 裂している. Bar = 1 μm 文献 12) より転載

4. A. fumigatus 発育菌糸に及ぼすアゾール系抗真菌薬ボ リコナゾールの作用

アゾール系抗真菌薬は真菌のエルゴステロール合成系のシ トクロム P-450 依存性のラノステロー 14α- 脱メチル酵素を 標的として、エルゴステロールの合成を阻害する. その結果、 有害なエルゴステロール中間体の蓄積や、エルゴステロール の欠乏が起こり、細胞膜の機能や構造に影響を及ぼすことが 知られている. 2005 年に上市されたボリコナゾールは、新 しい構造をもつ新世代のアゾール系抗真菌薬であり、従来の アゾールに比べて高い脂溶性を有し、Aspergillus などの糸状 菌に対しては殺菌効果を発揮することを特徴とする.

低濃度(1/10-MIC; 0.1 µg/ml)のボリコナゾールで処理した菌糸の電子顕微鏡像を図6に示す.SEM 観察からは菌糸 先端部がこぶ状に膨らんだ変形像が認められる(図6A).こ の菌糸先端部位をTEM で観察すると,細胞質やオルガネラ に異常はみられないが,先端部の細胞壁の肥厚や,高電子密 度の顆粒の蓄積,および隔壁の異常形成などの変化が認めら れた(図6B).壁内にみられる顆粒構造は,エルゴステロー ル中間体が蓄積したものと考えられ,アゾール系抗真菌薬を 作用させた場合にみられる特徴的な変化像^{1~5,7)}である.一 方,処理濃度を1-MIC(1µg/ml)に高めた場合には,細胞 膜およびオルガネラの膜構造の崩壊による溶菌像が観察され た(図7).これらの所見から,ボリコナゾールの作用によっ



図6 低濃度(1/10-MIC; 0.1 µg/ml))のボリコナゾール作用後にみられた菌糸先端のSEM像(A)およびTEM像(B).
(A) 菌糸先端部が膨化し、こぶ状の突起が形成されている.
(B) 菌糸の先端細胞の細胞壁が肥厚し、壁内にはエルゴステロール中間体と思われる高電子密度の顆粒構造が蓄積している.
Bar = 1 µm



図 7 ボリコナゾール (1-MIC; 1 μg/ml) 作用後にみられた菌 糸の溶菌像. 細胞膜やオルガネラの膜は断裂・崩壊し, 細胞は 空胞化している. Bar = 1 μm

てエルゴステロール合成が阻害されると、細胞膜に分布する 細胞壁合成酵素が影響を受け、正常な壁形成が阻害されて菌 糸発育を阻害すること、さらに、膜障害作用によって細胞を 死滅させるという強力な抗真菌活性を示すことが明らかと なった.



図8 アムホテリシンB (1-MIC; 1 µg/ml) 作用後の菌糸の SEM (A) 像および TEM (B) 像. 菌糸は潰れ (A), 細胞内 膜構造の崩壊によって細胞は空胞化している (B). Bar = 1 µm

5. ポリエン系抗真菌薬アムホテリシン B, およびリポ ソーマルアムホテリシン B の作用

ポリエン系抗真菌薬アムホテリシンBは、真菌細胞膜の 主成分であるエルゴステロールと結合して、膜の流動性を変 化させる.その結果、膜の透過性が亢進し、細胞内必須成分 の細胞外漏出が起こり、殺菌的効果を発揮する.しかし、ア ムホテリシンBはヒト細胞膜の主要成分であるコレステロー ルに対しても弱いながら親和性を有するために、その毒性が 問題とされてきた.リポソーマルアムホテリシンBは、安 全性の向上を目的に改良されたアムホテリシンBのリポソー ム製剤であり、国内では2006年に承認された.

真菌細胞に対するアムホテリシンBの影響を検討したこれまでの研究の大半は、生化学的手法によるもので、形態学的研究はきわめて少ない. とくにA. fumigatus を試験対象にした報告は知られていない. そのため、筆者らは、まずA. fumigatus 発育菌糸に対するアムホテリシンBの影響を検討した.

図8にアムホテリシンBを1-MIC(1µg/ml)作用させた 場合の電子顕微鏡像を示す. 菌糸は潰れ, リボン状に変形し ている(図8A). この菌糸の細胞内部をTEMで観察すると, 細胞膜およびオルガネラの膜が寸断され,細胞質の流失によ り空胞化した細胞が観察された(図8B). 一方. 低濃度 (1/10-MIC; 0.1µg/ml)を作用させた場合には,細胞膜やオル ガネラに目だった変化は見られないが,隔壁形成部位には高 電子密度の顆粒構造が蓄積し,異常な形態を示す隔壁が形成



図9 低濃度(1/10-MIC; 0.1 μg/ml)のアムホテリシンB作用 後にみられた隔壁の異常形成像.隔壁形成部位(矢印)に高電 子密度の不定形物質が蓄積している.Bar=1μm

されていた (図 9).

次に, A. fumigatus に対するリポソーマルアムホテリシン B の影響を検討した. リポソーマルアムホテリシン B は, アムホテリシン B に比べると数倍高い薬剤濃度で同等の抗 真菌活性を示したが,薬剤作用後に観察された形態学的変化 は基本的にはアムホテリシン B のそれと大差がなく, リポ ソーム化による真菌細胞への影響は見られないことが明らか となった (データ省略).

これらの成績から、アムホテリシンBならびにそのリポ ソーム製剤であるリポソーマルアムホテリシンBはいずれ も細胞膜エルゴステロールと結合することによって膜の機能 を障害し、殺菌的作用を発揮することが明らかとなった. さ らに、低濃度では、膜に局在する細胞壁合成酵素の働きを阻 害し、その結果、分裂異常を引き起こし菌糸の発育を阻害す ることが判明した. とくに、後者の変化像については、電子 顕微鏡を用いた筆者らの解析から初めて明らかにされたもの であり、作用機序研究における微細形態学的解析の重要性が 示された.

6. おわりに

本稿では、キャンディン系抗真菌薬ミカファンギン、アゾー ル系抗真菌薬ボリコナゾール、およびポリエン系抗真菌薬ア ムホテリシンBおよびアムホテリシンB脂質製剤の作用機 序、ならびに各薬剤の抗真菌作用を形態学的に裏付けた筆者 らの研究成果の一部を紹介した.本研究によって得られた知 見が、薬剤耐性機序の解析や新規抗真菌物質の探索等、今後 の抗真菌薬研究の一助となれば幸いである.

謝 辞

本研究は、山口英世名誉教授、安部茂教授、蓮見弥生さん をはじめとする帝京大学医真菌研究センターの多くのスタッ フに支えられて行なわれました.また一部の研究は、大日本 製薬株式会社研究本部の山本寛博士、竹本浩司博士との共同 研究であり、ここに謝意を表します. また、Pfizer Pharmaceuticals (New York) の Independent Research Grant (Study ID: VFD-2006-003) のご支援に感謝いたします.

文 献

- Nishiyama, Y., Maebashi, K., Asagi, Y., Hiratani, T. and Yamaguchi, H.: *Jpn. J. Med. Mycol.*, 32, 43–54 (1991)
- Nishiyama, Y., Asagi, Y., Hiratani, T., Yamaguchi, H., Yamada, N. and Osumi, M.: *Jpn. J. Med. Mycol.*, 32, 165–175 (1991)
- Nishiyama, Y., Asagi, Y., Hiratani, T., Yamaguchi, H., Yamada, N. and Osumi, M.: *Jpn. J. Med. Mycol.*, 32, 227–237 (1991)
- Nishiyama, Y., Asagi, Y., Hiratani, T., Yamaguchi, H. and Osumi, M.: *Clin. Exp. Dermatol.*, 17(Suppl. 1), 13–17 (1992)
- Nishiyama, Y., Itoyama, T. and Yamaguchi, H.: *Microbiol. Immunol.*, 41, 395–402 (1997)
- Watanabe, M., Nishiyama, Y., Inouye, S., Yamaguchi, H., Kondo, S. and Takeuchi, T.: *Microbiol. Immunol.*, 45, 365–370 (1998)

- Nishiyama, Y., Nakaoka, C., Hiratani, T., Abe, S., Uchida, K. and Yamaguchi, H.: J. Electron Microsc., 50, 41–49 (2001)
- Nishiyama, Y., Uchida, K. and Yamaguchi, H.: J. Electron Microsc., 51, 247–255 (2002)
- Maebashi, K., Kudoh, M., Nishiyama, Y., Makimura, K., Uchida, K., Mori, T. and Yamaguchi, H.: *Microbiol. Immunol.*, 46, 317–326 (2002)
- Yamaguchi, H., Nishiyama, Y., Uchida, K., Hatano, K., Morishita, Y., Nakai, T., Ikeda, F. and Mutoh, S.: *Jpn. J. Chemother.*, 50 S-1: 20–29 (2002)
- Maebashi, K., Kudoh, M., Nishiyama, Y., Makimura, K., Kamei, K., Uchida, K., Mori, T. and Yamaguchi, H.: *Microbiol. Immunol.*, 47, 117–124 (2003)
- Nishiyama, Y., Hasumi, Y., Ueda, K., Uchida, K. and Yamaguchi, H.: J. Electron Microsc., 54, 67–77 (2005)
- Hatano, K., Morishita, Y., Nakai, T. and Ikeda, F.: J Antibiotics., 55, 219–222 (2002)