# リファンピシン耐性 Mycobacterium kansasii における rpoB 変異の解明

<sup>1</sup>吉田志緒美 <sup>1</sup>鈴木 克洋 <sup>1</sup>露口 一成 <sup>4</sup>岩本 朋忠 <sup>2</sup>富田 元久 <sup>1</sup>岡田 全司 <sup>3</sup>坂谷 光則

要旨:〔目的〕M. kansasii における RFP 耐性機序の解明。〔方法〕2001年1月1日から2005年11月30日の期間中,独立行政法人国立病院機構近畿中央胸部疾患センターにて分離同定された M. kansasii 314株を対象に薬剤感受性試験を実施し,RFP 耐性と判定された M. kansasii について rpoB遺伝子解析を行った。〔結果〕薬剤感受性試験の結果 RFP 耐性と判定された M. kansasii は314株中3株 (0.96%)であり,最小発育阻止濃度 (MIC値) はすべて1μg/ml以上を示した。rpoB遺伝子変異のシークエンス解析において,RFP 耐性菌株すべてに rpoB遺伝子領域の変異を認めた (コドン513,516)。〔考察〕M. kansasiiの rpoB遺伝子変異は結核菌と同じ hot spot領域 (69 bp) にあり,結核菌同様 RFP 耐性と強い関連性が示された。

キーワーズ:Mycobacterium kansasii, RFP耐性, rpoB遺伝子, 薬剤感受性試験

# はじめに

Mycobacterium kansasii (M. kansasii) は非結核性抗酸菌 (NTM) の中では、Mycobacterium avium complex (MAC) に次いで全国的に広く症例報告されている菌種であり」、病原性も他の NTM に比べて強いとされている一方、NTM の中で最も化学療法の有効性が認められている。 結核菌に準じた薬剤感受性試験は通常 NTM に対して臨床的に有効な成績が得られないが、唯一 M. kansasii のリファンピシン (RFP) 感受性検査結果は臨床上有益である $^{2)\sim4}$ 。しかし M. kansasii の RFP 耐性化における遺伝子変異のメカニズムの報告は少ない $^{5}$ 。 そこで今回われわれは M. kansasii の遺伝子レベルでの RFP 耐性機序を解明するため、現行の薬剤感受性試験で RFP 耐性と判定された菌株の  $^{10}$   $^{1$ 

#### 方 法

#### 対 象

独立行政法人国立病院機構近畿中央胸部疾患センター にて2001年1月1日から2005年11月30日の期間中に分 離同定された M. kansasii 314株。すべての菌株の鑑別・同定は、アキュプローブ マイコバクテリウム カンサシ 研究用(極東製薬)で行った。

#### 薬剤感受性試験

小川培地を用いるニチビー抗酸菌検査用ウエルパック 培地 S (日本ビーシージー)と液体培地を用いる抗酸菌 薬剤感受性検査ブロスミック NTM (極東製薬) で実施し た。

## コントロール菌液の作成

感受性コントロールとして M.kansasii 標準菌株 ATCC 12478 を BBL ミドルブルック 7H9 ブロス 4 ml に培養した菌液を用いた (KCHK1001S)。また耐性コントロールとして使用するため,われわれは誘導 RFP耐性 M.kansasii (KCHK1001R) を作成した。まず KCHK1001S 同様,同標準菌株を BBL ミドルブルック 7H9 ブロス 4 ml に接種し,McFarland No. 0.5 に調整した菌液を滅菌生理食塩水で 5 倍希釈した。次にバクテック MGIT 960 結核菌薬剤感受性試験用ミジットシリーズのリファンピシンを含む MGIT チューブ (最終薬剤濃度  $1.0 \mu g/ml$ ) を 2 倍希釈して 128 倍までの薬剤濃度系列を作成した (リファ

独立行政法人国立病院機構近畿中央胸部疾患センター <sup>1</sup> 臨床研究センター, <sup>2</sup> 臨床検査科, <sup>3</sup>内科, <sup>4</sup>神戸市環境保健研究所

連絡先:吉田志緒美,独立行政法人国立病院機構近畿中央胸部 疾患センター臨床研究センター,〒591-8555 大阪府堺市北区 長曽根町1180 (E-mail: dustin@kch.hosp.go.jp) (Received 1 Feb. 2006/Accepted 25 Apr. 2006) ンピシン保存溶液)。後はバクテック MGIT 960 結核菌薬剤感受性試験用ミジットシリーズの説明書に記載されたプロトコールに従い、菌液 500 μl と希釈されたリファンピシン保存溶液 100 μl を通常の RIFと表示されたミジットチューブに無菌的に添加した。バクテック MGIT 960 にて37℃で培養し、陽性を示した最高濃度の菌液を用いて再度希釈系列にて培養を継続した。最終的にブロスミック NTMの RFP感受性検査で MIC値が32 μg/ml 以上の値を示すまで継代培養を続け、耐性コントロールとした。

#### PCRによる rpoB遺伝子増幅

小川培地からエーゼで  $2 \sim 3$  mm 径コロニー 2 個分を目安として採取し、1.5 mlマイクロチューブに分注したインスタジーン DNA 精製マトリックス (BIO-RAD) 200  $\mu l$  に懸濁した。56  $\mathbb{C}$ 、 $15 \sim 30$  分処理後 10 秒間 vortex し、正確に 100  $\mathbb{C}$ 、8 分間処理した後直ちに放冷した。10 秒間 vortex し、12000 rpm、3 分遠心した上清を polymerase chain reaction (PCR) に用いた。rpoB 遺伝子増幅のために、次のプライマーを使用した;MK1:5'-GCG GAT GAC CAC CCA GGA CG-3' と MK2:5'-GCG CGG TCC TC[C/T] TCG TCG GC-3' 。PCR条件は95  $\mathbb{C}$  3分の熱変性の後、94  $\mathbb{C}$  1分、60  $\mathbb{C}$  1分、72  $\mathbb{C}$  1分を 30 サイクル行った。最後に72  $\mathbb{C}$  7分間伸張した。得られたPCR 産物は、1.5% アガロースゲル電気泳動で確認した。PCR 産物の DNA シークエンス

rpoB遺伝子の塩基配列は, 290 bpの PCR産物を用いて BigDye Terminator v1.1 Cycle sequencing Kit (ABI) にて決定した。

#### フィノス LiPA Rif TB

フィノス LiPA Rif TB (ニプロ) は抗酸菌から抽出,増幅されたビオチン化 DNA を用いて,結核菌群の rpoB遺伝子内の変異を検出する Line Probe Assay である<sup>6</sup>。10種類のプローブを固相化したストリップに NaOH変性した検体を添加して,ハイブリダイズする。洗浄後,ビオチン-アビジン結合を行い,基質 (NBT/BCIP) を用いた発色反応から,検体が結合したプローブ部位が発色する。発色したプローブの位置から,結核菌群の検出なら

びに rpoB遺伝子内の変異の有無の判定を行う。今回 M. kansasii に対しても結核菌同様, 同キットによる rpoB変異の検出が可能かどうか検討した。

#### 結 果

薬剤感受性試験のRFP耐性判定基準値は、結核菌に準拠したウエルパック法では $40\,\mu g/ml$ だが、プロスミックNTM法では、National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS: 現 Clinical Laboratory Standards Institute [CLSI]) の判定基準から $1\,\mu g/ml$ とした $7^{78}$ 。ウエルパック法、プロスミックNTM法ともにRFP耐性と判定されたM.kansasiiは314株中3株であった。菌株 Aはウエルパック法、プロスミックNTM法共に耐性と判定されたM.Kansasiiは314株中3株であった。菌株 Aはウエルパック法、プロスミックNTM法共に耐性と判定され、MIC値は $2\,\mu g/ml$ だった。菌株 B、Cは、両薬剤感受性試験で耐性と判定され、MIC値はそれぞれ $16\,\mu g/ml$ と $32\,\mu g/ml$ であった。菌株 KCHK1001S はRFP感受性(MIC値 $0.06\,\mu g/ml$ )であった(Table)。また今回ウエルパック法とプロスミックNTM法の間でRFP感受性結果の相違は認められなかった。

シークエンス解析の結果、菌株 KCHK1001Sの rpoB 遺伝子の hot spot 領域 (69 bp) の塩基配列は結核菌の塩基配列と87%の相同性が見られ (GenBank #L27989)、すでに報告されている rpoB遺伝子の塩基配列と同一であった (GenBank #AF060301)。

薬剤感受性試験でRFP感受性と判定されたM.kansasii 45株についてシークエンス解析を実施した結果、rpoB遺伝子変異を認めなかった。しかしRFP耐性M.kansasiiのrpoB遺伝子の塩基配列は薬剤感受性試験でRFP耐性となったM.kansasii 3株および、菌株 KCHK 1001R すべてに変異を認めた。菌株 A はコドン516においてアスパラギン酸からアラニンへの変異を認めた (GAC→GCC)。菌株 B、Cはコドン513においてグルタミンからグルタミン酸への変異を認めた (CAG→GAG)。菌株 KCHK1001R はコドン526においてヒスチジンからアルギニンへの変異を認めた (CAC→CGC) (Fig. 1)。

フィノス LiPA Rif TBの結果, RFP感受性ならびに RFP耐性 M. kansasii, KCHK1001S, KCHK1001R すべて

Table Results of RFP susceptibility testing and sequences

Strains	Wellpack*	BrothMIC NTM (MIC)	Sequence
A	RFP resistant	R (2 μg/ml)	codon 516 (GAC → GCC)
В	RFP resistant	$R (16 \mu g/ml)$	codon 513 (CAG → GAG)
C	RFP resistant	R $(32 \mu g/ml)$	codon 513 (CAG $\rightarrow$ GAG)
KCHK1001R	RFP resistant	R (32 μg/ml)	codon 526 (CAC → CGC)
KCHK1001S	RFP susceptible	$S (0.06  \mu g/ml)$	

<sup>\*</sup>Ogawa medium based drug susceptibility test

RFP: rifampicin R: rifampicin resistance S: rifampicin susceptible

#### Rifampicin-susceptible isolates

TB CONTROL 511 CTG AGC CAA TTC ATG GAC CAG AAC AAC CCG CTG TCG GGG TTG ACC CAC AAG CGC CGA ATG TCG GCG CTG 533

Lec Ser Gln Phe Met Asp Gln Asn Asn Pro Leu Ser Gly Leu Thr His Lys Arg Arg Leu Ser Ala Leu

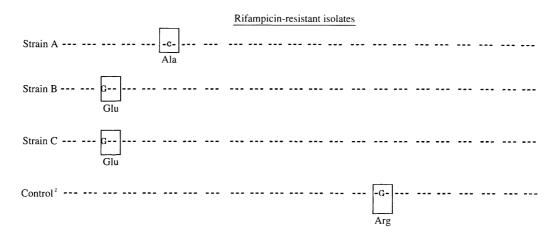


Fig. 1 rpoB gene sequences of one rifampicin-susceptible and four rifampicin-resistant strains of Mycobacterium kansasii, with the Mycobacterium tuberculosis (M. tuberculosis) sequence shown for comparison.

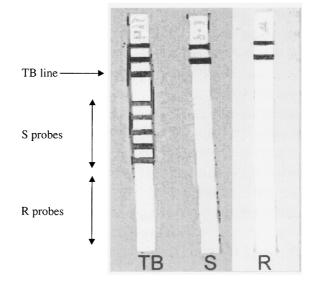
- 1: KCHK1001S (rifampicin-susceptible control)
- 2: KCHK1001R (rifampicin-resistant control)

Underline codons in M. tuberculosis: common codons involved in rifampicin-resistance strains

において TB プローブ. 野生型 (S) ならびに変異型 (R) プローブに発色を示さなかった (Fig. 2)。

# 考 察

結核菌の RFP耐性化には rpoB遺伝子の突然変異が強 くかかわっており、RFP耐性結核菌の約95%が、βサブ ユニットをコードしている rpoB遺伝子の hot spot 領域に 変異を認めている<sup>9)</sup>。今回検討した RFP耐性 M. kansasii についても、結核菌と同じ hot spot 領域に rpoB 遺伝子変 異が確認され、RFP感受性 M. kansasii は rpoB 遺伝子変 異が認められなかった。Kleinらは、RFP耐性 M. kansasii の rpoB遺伝子変異は、結核菌の RFP耐性に強く関与が 証明されている rpoB遺伝子変異と同じ領域に存在し, M. kansasii についても rpoB変異と RFP耐性とに強い関 連性があると報告している50。今回の rpoB変異のシーク エンス解析で、菌株B、Cはコドン513の変異があり、 Klein らと同じ遺伝子変異をもったタイプであったが、 菌株Aはコドン516の変異をもち、Kleinらとは違う変 異部位であった。また、Kleinらは臨床菌株3例、環境 分離菌株1例にコドン531の変異が見られたと報告して いるが、今回われわれの検証では、コドン531の変異は 認められなかった。コドン531は結核菌で頻繁に変異し やすい部位であることから<sup>10)</sup>, 今後データの蓄積により コドン531に変異をもった菌株や、異なる変異部位を



**Fig. 2** The patterns of rifampicin-susceptible and resistant strains of *M. kansasii* by Line Probe Assay.

TB: *M. tuberculosis* (H37Rv) indicated the reaction of the TB line and the five S probes

- S: KCHK1001S (rifampicin-susceptible strain of M. kansasii)
- R: KCHK1001R (rifampicin-resistant strain of M. kansasii)

もった違うタイプの M. kansasii の存在も認められるであろう。またわれわれが作成した菌株 KCHK1001R の変異はコドン 526であった。Klein らが作成した誘導 RFP耐性 M. kansasii は今回われわれが MGIT 960 結核菌薬剤感受性検査用ミジットシリーズのリファンピシン感受性検査用チューブを用いた方法とは違い,ミドルブルック 7H11 培地を用いた手法で作成されているが,同じコドン 526 の部位に変異をもっていた<sup>5)</sup>。以上のことから in vitroで RFP耐性を獲得した M. kansasii は,コドン 526 の遺伝子部位に変異を起こしやすい可能性が考えられる。同様に,菌株 KCHK1001S ならびに RFP感受性 M. kansasii 45 株はすべてシークエンス解析において hot spot 領域に rpoB遺伝子変異を認めなかったことから,RFP感受性試験結果と rpoB遺伝子変異の強い関連性が示唆された。

また、結核菌群と同じ69 bpの hot spot領域に変異をもつ RFP耐性 M.kansasii が結核菌群と同じ遺伝子変異をもつならば、結核菌群に特異的なプローブと反応する可能性がある。そこでわれわれは結核菌群の rpoB 遺伝子の hot spot領域の変異を検出するキットであるフィノス LiPA Rif TBを用いて、RFP耐性 M.kansasii の反応を検討した。しかし M.kansasii に対してプローブの検出が全く認められなかった (Fig. 2)。 Fig. 1 で示したシークエンス解析結果から、M.kansasii は結核菌と同じアミノ酸配列を有する rpoB領域をもつが、塩基配列では結核菌と違う構造をもつため、M.kansasii は同キットでは反応しなかったものと思われる。

M. kansasii の野生株は基本的に RFP感受性であり、治療中に耐性を獲得するといわれている4<sup>(11)</sup>。今回の検証では全 M. kansasii に占める RFP耐性菌の割合は314株中3株 (0.96%) であり、1989年から1992年の間に実施された米国テキサス州での大規模な疫学調査 (464株)で RFP耐性 M. kansasii の占める割合が17株 (4%)<sup>4)</sup>だった結果と比較しても耐性率はかなり低い。実施期間の違いや地域差を考慮する必要があるが、薬剤感受性試験をルーチンとしてすべての M. kansasii に実施することは非効率と考えられる結果となった。今後コスト面での対応も含めて考えていく必要があろう。

今回 RFP 耐性 M. kansasii は、結核菌群と同じ hot spot

領域に *rpoB* 遺伝子変異を認めたが, RFP感受性 *M. kan-sasii* は *rpoB* 遺伝子変異を認めなかった。これらのことから, RFP耐性 *M. kansasii* と *rpoB* 遺伝子変異との間に強い関連性が証明された。

### 文 献

- The Mycobacteriosis Research Group of the Japanese National Chest Hospitals: Rapid increase of the incidence of lung disease due to Mycobacterium kansasii in Japan. Chest. 1983; 83:890-892.
- American Thoracic Society: Diagnosis and treatment of disease caused by non-tuberculous mycobacteria. Am J Respir Crit Care Med. 1997; 156: S1-S25.
- Yates MD, Collins CH: Sensitivity of opportunist mycobacteria to rifampicin and ethambutol. Tubercle. 1981; 62: 117-121.
- 4) Wallace RJ Jr, Dunbar D, Brown BA, et al.: Rifampin-resistant *Mycobacterium kansasii*. Clin Infect Dis. 1994; 18: 736-743.
- Klein JL, Brown TJ, French GL: Rifampin resistance in Mycobacterium kansasii is associated with rpoB mutations. Antimicrob Agents Chemother. 2001; 45: 3056-3058.
- 6) 阿部千代治, 尾形英雄, 河田兼光, 他: Line Probe Assay (LiPA) によるリファンピシン耐性結核菌の検出. 結核. 2000;75:575-581.
- Susceptibility testing of Mycobacteria, Nocardiae, and other aerobic actinomycetes; approved standard. National Committee for Clinical Laboratory Standards document. 2003; M24-A: 23.
- 8) Wallace RJ Jr, Nash DR, Steele LC, et al.: Susceptibility testing of slowly growing mycobacteria by microdilution MIC method with 7H9 broth. J Clin Microbiol. 1986; 24: 976-981.
- 9) Telenti A, Imboden P, Marchesi F, et al.: Detection of rifampicin-resistance mutations in *Mycobacterium tuberculosis*. Lancet. 1993; 341:647-650.
- 10) Morlock GP, Plikaytis BB, Crawford JT: Characterization of spontaneous in vitro-selected, rifampin-resistant mutants of Mycobacterium tuberculosis strain H37Rv. Antimicrob Agents Chemother. 2000; 44: 3298-3301.
- 11) Ahn CH, Wallace RJ Jr, Steele LC, et al.: Sulfonamide-containing regimens for disease caused by rifampin-resistant Mycobacterium kansasii. Am Rev Respir Dis. 1987; 135: 10-16.

# ----- Original Article

# DETECTION OF rpoB MUTATIONS IN RIFAMPICIN-RESISTANT MYCOBACTERIUM KANSASII

<sup>1</sup>Shiomi YOSHIDA, <sup>1</sup>Katsuhiro SUZUKI, <sup>1</sup>Kazunari TSUYUGUCHI, <sup>4</sup>Tomotada IWAMOTO, <sup>2</sup>Motohisa TOMITA, <sup>1</sup>Masaji OKADA, <sup>3</sup>Mitsunori SAKATANI

**Abstract** [Purpose] To detect rifampicin-resistant mutations in *Mycobacterium kansasii* (*M. kansasii*).

[Methods] We examined the *M. kansasii* isolates from sputum of patients at National Hospital Organization Kinkichuo Chest Medical Center from January 1, 2001 to November 30, 2005 using drug-susceptibility testing, and analyzed 69-bp fragment of *rpoB* gene in rifampicin-resistant strains.

[Results] Three strains from 314 isolates were determined as rifampicin resistant using drug-susceptibility testing. Those strains showed a rise in minimum inhibitory concentration (MIC), and had the mutations in *rpoB* gene. These point mutations in codons 513 and 516 were common mutations found in rifampicin-resistant clinical isolates of *M.tuberculosis*.

[Discussion] We verified the association between rpoB

gene mutations and rifampicin resistance in M. kansasii.

**Key words**: *Mycobacterium kansasii*, Rifampicin-resistance, *rpoB* mutations, Drug-susceptibility test

<sup>1</sup>Clinical Research Center, <sup>2</sup>Department of Clinical Laboratory, <sup>3</sup>Department of Respiratory Medicine, National Hospital Organization Kinki-chuo Chest Medical Center, <sup>4</sup>Kobe Institute of Health

Correspondence to: Shiomi Yoshida, Clinical Research Center, National Hospital Organization Kinki-chuo Chest Medical Center, 1180 Nagasone-cho, Kita-ku, Sakai-shi, Osaka 591–8555 Japan. (E-mail: dustin@kch.hosp.go.jp)