# 非淋菌性尿道炎の第一選択薬に何を選択すべきか

濵砂 良一1,2)

<sup>1)</sup> 産業医科大学医学部泌尿器科 <sup>2)</sup> 新小倉病院泌尿器科

受付日: 2017年10月10日 受理日: 2017年12月7日

非淋菌性尿道炎 (non-gonococcal urethritis: NGU) は、淋菌が検出されない尿道炎で、多くの微生

物が原因となる。わが国では Chlamydia trachomatis の検出率が最も高く約半数の症例から検出される。次いで Mycoplasma genitalium の検出頻度が高く、15~25% 程度の NGU 症例から分離される。わが国では、NGU に対して C. trachomatis に対する治療を行ってきた。 C. trachomatis はマクロライド、テトラサイクリン、ニューキノロン薬に対する感受性が高く、NGU に対してもこれら 3 剤が頻用されている。近年、 M. genitalium の薬剤耐性が顕著となっており、治療困難な NGU 症例が増加している。クラミジア性尿道炎に対する臨床研究では、上記 3 剤はすべて有効であった。耐性株の報告はあるものの、世界的には蔓延しておらず、 C. trachomatis の治療効果は良好である。これに対して M. genitalium は治療が困難となっている。もともと M. genitalium は azithromycin(AZM)に良好な感受性を示し、臨床効果も良好であった。しかし、AZM 治療失敗例が報告され、マクロライド耐性株が分離

talium は治療が困難となっている。もともと M. genitalium は azithromycin (AZM) に良好な感受性を示し、臨床効果も良好であった。しかし、AZM 治療失敗例が報告され、マクロライド耐性株が分離された。マクロライド耐性 M. genitalium 株の耐性機序は、23S rRNA の domain V の point mutationによる。同じ遺伝子変異をもつ M. genitalium は世界中から検出されており、わが国でも 40% 以上の M. genitalium はマクロライド耐性である。マクロライド耐性 M. genitalium には、moxifloxacin や sitafloxacin (STFX) が有効であるが、近年、これらのニューキノロンによる治療失敗例が報告されており、治療が非常に困難となっている。

NGU に対する治療において、マクロライド耐性 M. genitalium を考慮すると、AZM をこれ以上第一選択薬にはできないと思われる。C. trachomatis にはテトラサイクリンも有効であり、M. genitalium に対しては AZM E doxycycline(DOXY)の有効率はともに低い。しかし、AZM に対する耐性化を抑えるために、NGU の第一選択薬をテトラサイクリン(DOXY 200 mg/日 7日間または minocycline 200 mg/日 7日間)とし、無効例にニューキノロン、わが国では STFX 200/日 7日間以上を使用することを提唱したい。しかし、わが国では M. genitalium 感染症に対する検査、治療に保険適用がないこと、テトラサイクリンのなかでも minocycline の臨床試験がないこと、テトラサイクリンの副作用を考慮する必要があること、STFX 耐性 M. genitalium に対して治療法が確立していないなど、多くの問題が残る。

**Key words:** non-gonococcal urethritis, *C. trachomatis*, *M. genitalium*, azithromycin, doxycycline, minocycyline, sitafloxacin

#### はじめに

男性の尿道炎は、古典的には淋菌の有無により淋 菌性尿道炎 (gonococcal urethritis: GU) と非淋菌 性尿道炎(non-gonococcal urethritis:NGU)に分類される。NGUの原因としては、非常に多くの微生物が関与している可能性が高い。これらの微生物のうち、最も頻度が高く分離される微生物が Chla-

<sup>\*</sup>福岡県北九州市八幡西区医生ケ丘 1-1

mydia trachomatis である。C. trachomatis は約50%のNGU患者から分離されるため、C. trachomatis が分離される尿道炎を別に分類し、クラミジア性尿道炎(chlamydial urethritis:CU)と呼ぶようになった。淋菌もC. trachomatis も分離されない尿道炎は、習慣的に非クラミジア性非淋菌性尿道炎(non-chlamydial NGU:NCNGU)と呼ぶようになり、その名称は一般化している。

GU の治療法は、淋菌の耐性化により大きく変化 してきた。もともと淋菌はペニシリンに感受性で あったが、その後、ペニシリン、経口セファロスポ リン、テトラサイクリン、ニューキノロンに対して 次々に耐性を獲得した。現在、薬剤感受性試験を行 わずに治療を行う場合には、ceftriaxone と spectinomycin (SPCM) が推奨されている<sup>1)</sup>。これに対し て NGU では C. trachomatis の分離率が高く, C. trachomatis 検出法以外に保険適用となっている検 査法がないことから、NGU 患者には C. trachomatis に対する治療が行われてきた。C. trachomatis に対 してはテトラサイクリン、マクロライド、ニューキ ノロンが有効であり,近年,単回での治療が可能で ある azithromycin (AZM) 2 gの徐放製剤が使用 されるようになった1)。AZM 2g徐放製剤は淋菌に も有効であり、保険適用となっているため、GU に 対しても処方されることがある。しかし,AZM 耐 性淋菌が世界的にも問題になりつつあるため、日本 性感染症学会のガイドラインおよび CDC ガイドラ インにおいても、AZM 単剤のGU に対する治療法 を推奨していない<sup>1,2)</sup>。NGU の原因微生物は C. trachomatis のみではなく、Mycoplasma genitalium も原因となりうることが近年明らかとなった<sup>3)</sup>。し かし、後述するが M. genitalium のマクロライド耐 性が進行しており、NGU に対して C. trachomatis のみを対象にマクロライドにて治療することは困 難になっている。

#### NGU の原因微生物は

尿道炎は尿道口からの排膿と尿道痛(排尿痛)を 主訴とする疾患である。その原因微生物に関して, これまで多くの研究が行われてきた。尿道炎患者の 初尿からは、嫌気性菌や一般細菌などきわめて多く の微生物の遺伝子が得られる4。その分布を見ると, 膣内の微生物叢の分布に酷似しており5,女性の膣 内と男性の尿道との間で微生物が行き来しているこ とがわかる。しかし、単に微生物が初尿検体や尿道 擦過検体から分離されただけでは、尿道炎の原因で あるかどうかはわからない。Taylor-Robinsonらは M. genitalium の病原性を明らかにするために、変 法コッホの原則 (modified Henle-Koch postulates) を用いて解析を行った3.6.7)。すなわち、症状のある 患者からは症状のないものと比較すると高頻度で病 原体が検出されること、何らかの方法で抗体の産生 が確認されること、薬剤感受性のある抗菌薬が臨床 的に有効であること、動物に感染させた時、同じ微 生物が動物から検出されること、さらにヒトと同様 な病態を起こすこと, である。この原理は個々の微 生物ごとに変更、改変をすべきであると思われるが、 現在までに明らかに尿道炎の原因微生物として挙げ られるものは、淋菌、C.trachomatis, M. genitalium と Trichomonas vaginalis である。Ito らが尿道炎 患者の尿からの多く微生物の検出率を報告している (Table 1)<sup>8)</sup>。このうち、Ureaplasma urealyticum はおそらく尿道炎の原因となる微生物であると考え られるが,一般男性から一定の割合で分離されこと, また非常に少数の遺伝子数が検出される症例が多い こと、他の微生物とともに検出される症例が多いこ となどから、現時点まで原因微生物として確定する

Table 1. Detection rates of Neisseria gonorrhoeae, Chlamydia trachomatis, Mycoplasma genitalium, Ureaplasma urealyticum, Haemophilus influenzae and adenovirus from male urethritis in Japan

| Urethritis | No. of patients | N. gonorrhoeae | C. trachomatis | M. genitalium | U. urealyticum | H. influenzae | adenovirus |
|------------|-----------------|----------------|----------------|---------------|----------------|---------------|------------|
| All cases  | 424             | 127 (30.0)     | 177 (41.7)     | 45 (10.6)     | 57 (13.4)      | 22 (5.2)      | 28 (6.6)   |
| GU         | 127             | 127 (100)      | 34 (26.8)      | 3 (2.4)       | 12 (10.2)      | 0             | 3 (2.4)    |
| NGU        | 297             | 0              | 143 (48.1)     | 42 (14.1)     | 44 (14.8)      | 22 (7.4)      | 25 (8.4)   |
| CU         | 143             | 0              | 143 (100)      | 7 (4.9)       | 14 (9.8)       | 0             | 0          |
| NCNGU      | 154             | 0              | 0              | 35 (22.7)     | 30 (19.5)      | 22 (14.3)     | 25 (16.2)  |

Table was modified from Ito's report in Japan8).

GU: gonococcal urethritis, NGU: non-gonococcal urethritis, CU: chlamydial urethritis, NCNGU: non-chlamydial NGU

にいたっていない。このほかにも Neisseria menigitidis など症例数は少ないが、単独で尿道炎を来す可能性のあるもの、Haemophilus influenzae など一般細菌で尿路感染症からも分離される可能性のある細菌、adenovirus のように出血性膀胱炎など他の疾患の病原体にもなるものなど、病原性が明らかになっていない微生物は多い。NGU における微生物の分離率は、わが国では C. trachomatis が約半数を占め、M. genitalium は全体の  $10\sim20\%$  程度である $8^{\sim10}$ 。しかし、海外の報告では C. trachomatis とM. genitalium の分離率がほぼ同じであり $^{11}$ 、海外、特にヨーロッパでは M. genitalium はわが国より意識されていると言ってよい。本篇では NGU の原因微生物として C. trachomatis と M. genitalium を対象として NGU の適切な治療法について述べたい。

NGU の臨床研究(Table 2)

2000年頃までのNGUに対する治療はC. trachomatis のみが対象であった。C. trachomatis に はマクロライド, テトラサイクリン, ニューキノロ ン薬が有効であり、わが国では抗菌薬の発売前後の 調査で、NGU に対する抗菌薬の有効性の検討が行 われた<sup>12~14)</sup>。CU に対する治療法は、Lau らの metaanalysis により、世界的に確立されたと言ってよい<sup>15)</sup>。 細菌学的有効率 (AZM: 853/884 96%, DOXY: 645/659 98%),有害事象発生率(AZM:319/1,274 25%, DOXY: 205/897 23%) & & AZM & DOXY 間では差がないという結果が示された。本データに は AZM 2 g 徐放製剤の検討が入っておらず、徐放 製剤では下痢などの有害事象が AZM で高く出る可 能性があるが、現在においてもこの2剤は、ともに C. trachomatis に対してきわめて有効であると言え る。しかし, 近年の AZM と DOXY との randomized control studyでは、AZM の有効率が低いことが示 されている<sup>16,17)</sup>。AZM 耐性 C. trachomatis 株の出 現は報告されているが18)、世界的に蔓延してはいな いと思われる。また、ニューキノロン薬による臨床 研究は、その多くがわが国で single-arm study とし て行われ、C. trachomatis に対する有効率は上記2 剤と同様に高い9,10,12~14)。ただし、ニューキノロン薬 は有害事象が高く出る傾向があるとされ、海外では

*M. genitalium* に対しても, AZM と DOXY による臨床研究が数多く行われてきた<sup>16,17,19-24)</sup>。つまり,

first line となっていない。

C. trachomatis に対する治療法が M. genitalium に も有効であるかという確認が行われてきたのである。 2000 年代前半の報告では、AZM と DOXY の細菌 学的有効率はともに約90%程度であった19。しかし、 Falk らが AZM と比較してテトラサイクリンの有 効性が低いことを報告し<sup>20)</sup>, それ以降の研究ではテ トラサイクリン、特に DOXY の細菌学的有効率は 20~40% 程度と低い状態で移行している16,17,19,21~24)。 AZM の臨床研究では、2006年にBradshawらが M. genitalium 尿道炎の AZM 治療無効例を報告し た<sup>25)</sup>。さらにこれらの症例から M. genitalium 株が 分離され,薬剤感受性検査によってマクロライド耐 性株の存在が明らかとなった<sup>26)</sup>。M. genitalium の マクロライド耐性は、すでに蔓延しつつあったマク ロライド耐性 Mycoplasma pneumoniae と同じ耐性 機序であることが明らかとなった。マクロライドは 23S rRNA の domain V に作用して細菌のタンパク 合成を阻害するが、マイコプラズマではこの部位の point mutation が起こり、マクロライドに耐性と なったと考えられる<sup>27)</sup>。実際 MIC を測定すると、培 地に AZM を 256 mg/L 添加しても M. genitalium の増殖を抑制することはできない高度耐性株であっ た<sup>26, 28, 29)</sup>。2011年に報告されたSchwebke らの報告 では AZM の M. genitalium に対する有効率は 78% である<sup>16)</sup>。 さらに AZM 無効症例は、非常に多くの 国から報告されていることがわかってき た<sup>16,17,22~24,30~36)</sup>。これらマクロライド耐性 M. genitalium にはニューキノロン薬が有効である。ニュー キノロン薬のなかでも levofloxacin (LVFX) の有 効率は低く<sup>37,38)</sup>, moxifloxacin (MFLX) の有効率 が高いことがわかってきた19,25,30,35)。わが国では Takahashi, Itoらがsitafloxacin (STFX) による 臨床研究を報告し<sup>10,39)</sup>, MIC を考慮すると<sup>28)</sup>, MFLX 同様, STFX は有効であると考えられ, 日本性感染 症学会のガイドラインにおいてもAZM無効 NCNGU 症例には STFX 200 mg/日 7 日間を推奨 している」。しかし、その後、重要な報告があった。 オーストラリアから MFLX 無効症例が報告された のである<sup>33)</sup>。これらの M. genitalium は後述するマ クロライド耐性に関連する point mutation をもつ ため、マクロライド耐性 MFLX 耐性、つまり多剤 耐性株と考えられる。これらの MFLX 無効症例は 他の研究でも報告され34,35,40), わが国からはSTFX

Table 2. Clinical trials for NGU including  $\it C. trachomatis$  or  $\it M. genitalium$  infection

| Author                                | Study     | Study Design                | Regimens for treatment  | Microbiological efficacies (% |                        |  |  |
|---------------------------------------|-----------|-----------------------------|---|-------------------------------|------------------------|--|--|
| Country                               | period    | Study Design                | Regimens for treatment  | C. trachomatis                | M. genitalium          |  |  |
| Gambini <sup>19)</sup>                | 1998-1999 | Open labeled                | DOXY 200 mg/day, 7 days   |                               | 33/35 (94.3)           |  |  |
| Italy                                 |           |                             | AZM 1 g single dose   |                               | 14/17 (82.4)           |  |  |
| Maeda <sup>37)</sup><br>Japan         | 1999-2000 | Open labeled,<br>single arm | LVFX 100 mg × 3/day, 7 days   | 21/22 (95.5)                  | 4/12 (33.3)            |  |  |
| Falk <sup>20)</sup>                   | 2000      | Open labeled                | DOXY 200 mg stat + 100 mg/day, 8 days   |                               | 6/18 (37.5)            |  |  |
| Sweden                                |           |                             | Lymecycline 300 mg × 2/day, 10 days   |                               | 0 (0 (7.00)            |  |  |
|                                       |           |                             | AZM 500 mg stat + 250 mg/day, 4 days  |                               | 8/8 (100)              |  |  |
|                                       |           |                             | Treatment failure cases by tetracycline   |                               | 0/0/300                |  |  |
| 7.771 . 01)                           |           | 0 1111                      | AZM 500 mg stat + 250 mg/day, 4 days  |                               | 8/8 (100)              |  |  |
| Wikstrom <sup>21)</sup>               | 2002-2004 | Open labeled                | DOXY 200 mg stat + 100 mg/day 8 days  |                               | 1/7 (14.3)             |  |  |
| Sweden                                |           |                             | EM 500 mg × 2/day, 10 days  |                               | 2/11 (18.2)            |  |  |
|                                       |           |                             | AZM 1 g stat or 500 mg stat + 250 mg/day, 4 days<br>Treatment failure cases by DOXY or EM   |                               | 100% (6/6)             |  |  |
|                                       |           |                             | AZM 1 g stat or 500 mg stat + 250 mg/day, 4 days  |                               | 14/14 (100)            |  |  |
| Takahashi <sup>65)</sup>              | 2004      | Open labelled,              | AZM 1 g single dose   | 12/15 (80)                    | 3/3 (100)              |  |  |
| Japan 25)                             | 0004 0005 | single arm                  | 47741   |                               | 00/00/51 0)            |  |  |
| Bradshaw <sup>25)</sup>               | 2004-2005 | Open labeled                | AZM 1 g single dose   |                               | 23/32 (71.9)           |  |  |
| Australia                             |           |                             | Treatment failure cases by AZM  |                               | 0/0(100)               |  |  |
| A                                     | 1000 0005 | D. C                        | MFLX 400 mg × 1/day, 10 days  |                               | 9/9 (100)              |  |  |
| Anagrius <sup>22)</sup>               | 1998-2005 | Retrospective,              | DOXY 200 mg stat + 100 mg/day 8 days  |                               | 35/91 (38.5)           |  |  |
| Sweden                                |           | cross-over                  | AZM 1 g single dose   |                               | 57/65 (87.7)           |  |  |
| T 20)                                 |           |                             | AZM 500 mg stat + 250 mg/day, 4 days  |                               | 13/14 (92.9)           |  |  |
| Jernberg <sup>30)</sup>               | 2005-2006 | Retrospective               | AZM 1 g single dose   |                               | 144/183 (78.6)         |  |  |
| Norwey                                |           |                             | AZM 1 g stat + additional AZM 1 g   |                               | 28/28 (73.7)           |  |  |
|                                       |           |                             | AZM 500 mg stat + 250 mg/day, 4 days  |                               | 78/98 (80.0)           |  |  |
|                                       |           |                             | OFLX 200 mg twice/day 10 days   |                               | 4/9 (44.4)             |  |  |
| G. 21)                                |           | 5 11 11 1                   | MFLX 400 mg/day 7 days  |                               | 3/3 (100)              |  |  |
| Stamm <sup>31)</sup>                  | 2003-2004 | Double blind                | Rifalazil 2.5 mg stat   |                               | 0/5 (0)                |  |  |
| USA                                   |           | Multicenter                 | Rifalazil 12.5 mg stat  |                               | 0/7 (0)                |  |  |
|                                       |           | controlled                  | Rifalazil 25 mg stat  |                               | 0/5 (0)                |  |  |
| D. I. (22)                            |           | 0 1111                      | AZM 1 g stat  |                               | 6/7 (85.7)             |  |  |
| Björnelius <sup>23)</sup>             | 2002-2004 | Open labeled,               | DOXY 200 mg stat + 100 mg/day, 8 days   |                               | 13/76 (17.1)           |  |  |
| Sweden                                |           | cross-over                  | AZM 1 g single dose   |                               | 33/39 (84.6)           |  |  |
|                                       |           |                             | Treatment failure cases by DOXY   |                               | / / >                  |  |  |
|                                       |           |                             | AZM 500 mg stat $+$ 250 mg/day, 4 days  |                               | 47/63 (74.6)           |  |  |
|                                       |           |                             | Treatment failure cases by AZM 1 g  |                               |                        |  |  |
|                                       |           |                             | AZM 500 mg stat + 250 mg/day, 4 days  |                               | 3/3 (100)              |  |  |
| Hagiwara <sup>32)</sup><br>Japan      | 2004-2007 | Open labeled,<br>single arm | AZM 1 g single dose   |                               | 25/30 (83.3)           |  |  |
| Twin <sup>36)</sup>                   | 2007-2009 | -                           | AZM 1 g single dose   |                               | 77/111 (69.4)          |  |  |
| Australia                             |           |                             |   |                               |                        |  |  |
| Couldwell <sup>33)</sup><br>Australia | 2008-2011 | Open labeled                | AZM 1 g single dose or AZM 500 mg stat+250 mg/day, 4 days<br>Treatment failure cases by AZM |                               | 12/26 (46.2)           |  |  |
| 2143t1tilla                           |           |                             | MFLX 400 mg/day 10 days   |                               | 4/13 (30.8)            |  |  |
| Gundevia <sup>34)</sup>               | 2009      | Open labeled                | AZM 1 g single dose   |                               | 64/87 (73.6)           |  |  |
| Australia                             | 2007      | open iabeleu                | AZM stat + 250 mg/day, 4 days   |                               | 10/15 (66.7)           |  |  |
| 1 ruoti alla                          |           |                             |   |                               |                        |  |  |
|                                       |           |                             | DOXY 200 mg/day 7 days<br>MFLX 400 mg/day 10 days   |                               | 2/5 (40)<br>5/6 (83.3) |  |  |
| Bissessor <sup>35)</sup>              | 2012-2012 | Open labeled                | AZM 1 g single dose   |                               | 95/155 (61.3)          |  |  |
| Australia                             | 2012 2013 | open labeled                | Treatment failure cases by AZM  |                               | 23/133 (01.3)          |  |  |
| Australia                             |           |                             | ş   |                               | E2/60 (00 2)           |  |  |
|                                       |           |                             | MFLX 400 mg/day 10 days   |                               | 53/60 (88.3)           |  |  |
|                                       |           |                             | Treatment failure cases by AZM and MFLX   |                               | 6/7 (057)              |  |  |
| Mena <sup>24)</sup>                   | 2002-2004 | рст                         | Pristinamycin 4 g/day 10 days   |                               | 6/7 (85.7)             |  |  |
| USA                                   | 2002-2004 | RCT                         | DOXY 200 mg/day, 7 days   |                               | 14/31 (45.2)           |  |  |
| USA                                   |           |                             | AZM 1 g stat  |                               | 20/23 (87.0)           |  |  |

(Continued)

Table 2. (Continued)

| Author                   | Study               | Study Design  | Paris and Control of                                 | Microbiologic  | al efficacies (%) |
|--------------------------|---------------------|---------------|--|----------------|-------------------|
| Country                  | Country period Stuc |               | Regimens for treatment                               | C. trachomatis | M. genitalium     |
| Schwebke <sup>16)</sup>  | 2006-2009           | RCT           | DOXY 200 mg/day, 7 days (with or without tinidazole) | 55/58 (94.8)   | 12/38 (30.8)      |
| USA                      |                     |               | AZM 1 g single dose (with or without tinidazole)     | 41/53 (77.4)   | 30/45 (66.7)      |
| Manhart <sup>17)</sup>   | 2007-2011           | RCT           | DOXY 200 mg/day, 7 days                              | 63/68 (92.7)   | 15/35 (42.9)      |
| USA                      |                     |               | AZM 1 g single dose                                  | 67/76 (90.5)   | 20/45 (44.4)      |
| Takahashi <sup>38)</sup> | 2011                | Open labeled, | LVFX 500 mg/day 7days                                | 18/19 (94.7)   | 3/5 (60)          |
| Japan                    |                     | single arm    |  |                |                   |
| Hamasuna <sup>9)</sup>   | 2011                | Open labeled, | GFLX 200 mg × 2/day, 7 days                          | 72/72 (100)    | 15/18 (83.3)      |
| Japan                    |                     | single arm    |  |                |                   |
| Ito <sup>39)</sup>       | 2012                | Open labeled, | STFX 200 mg/day, 7 days                              | 33/33 (100)    | 11/11 (100)       |
| Japan                    |                     | single arm    |  |                |                   |
| Takahashi <sup>10)</sup> | 2010-2012           | Open labeled, | STFX 200 mg/day, 7 days                              | 45/47 (95.7)   | 15/16 (93.8)      |
| Japan                    |                     | single arm    | •  |                |                   |

The data from clinical trials involving more than 10 patients are shown in the table.

DOXY: doxycycline, AZM: azithromycin, LVFX: levofloxacin, MFLX: moxifloxacin, OFLX: ofloxacin, STFX: sitafloxacin

RCT: randomized controlled trial

Table 3. MIC distribution of 48 C. trachomatis strains isolated in Japan

| Agents |        |       |       |       |      |      | mg/L  |      |     |    |   |   |    |                   |                   |
|--------|--------|-------|-------|-------|------|------|-------|------|-----|----|---|---|----|-------------------|-------------------|
|        | ≤0.002 | 0.004 | 0.008 | 0.016 | 0.03 | 0.06 | 0.125 | 0.25 | 0.5 | 1  | 2 | 4 | ≥8 | MIC <sub>50</sub> | MIC <sub>90</sub> |
| DOXY   |        |       |       |       |      | 16   | 40    | 2    |     |    |   |   |    | 0.125             | 0.125             |
| CPFX   |        |       |       |       |      |      |       |      | 29  | 27 | 2 |   |    | 0.5               | 1                 |
| LVFX   |        |       |       |       |      |      |       | 36   | 22  |    |   |   |    | 0.25              | 0.5               |
| STFX   |        |       |       |       | 44   | 14   |       |      |     |    |   |   |    | 0.03              | 0.06              |
| AZM    |        |       |       |       | 32   | 23   | 3     |      |     |    |   |   |    | 0.03              | 0.06              |

The table was modified from Takahashi's report<sup>43)</sup>.

DOXY: doxycycline, CPFX: ciprofloxacin, LVFX: levofloxacin, STFX: sitafloxacin, AZM: azithromycin

無効症例が報告されている $^{41}$ 。したがって現在,M. genitalium はテトラサイクリンの有効性は低く,高度マクロライド耐性となり,さらにマクロライド耐性株に有効なニューキノロン薬も効果が低くなっていると考えられる。今後治療法のない M. genitalium (untreatable M. genitalium と呼んでもよい)が蔓延する可能性は大きい。これらの多剤無効症例には,SPCM の連日投与が有効であったという 1 症例の報告があるのみである $^{42}$ 。

#### 薬剤感受性と耐性

わが国の C. trachomatis の薬剤感受性は近年, Takahashi らが報告しており<sup>43</sup>, これまでの報告同様マクロライド, テトラサイクリン, ニューキノロン薬に高い感受性を示している (Table 3)。ただし, キノロン薬のなかでは ciprofloxacin の MIC はやや高く, 性器クラミジア感染症に保険適用がない。 C. trachomatis の耐性株は過去に数株の報告がされているが、蔓延にいたっていない。ただし, インドから

AZM, DOXY に耐性の 2 株の分離の報告があり<sup>18)</sup>, 今後注目していく必要がある。

これに対して、M. genitalium の薬剤感受性は多 彩である。そもそも M. genitalium は臨床検体から の分離培養がきわめて困難な細菌である30。したがっ て薬剤感受性が可能である株は世界中で50株以下 である29)。さらに、分離できた株も液体培地に適応 できないこともあり、標準法である broth-dilution 法ではなく44)、細胞上で抗菌薬入りの培養液ととも に培養して測定する cell-culture 法にて薬剤感受性 を測定せざるをえない場合もある<sup>26,28,45)</sup>。Table 4に Jensen らが報告した株の MIC 分布を示す。上述し たように M. genitalium は元来マクロライド, ニューキノロン薬に感受性であったが、まずマクロ ライド耐性株が蔓延してきた型。マクロライド耐性 は上記したように、23S rRNA の domain V の point mutation による<sup>26)</sup>。現在までの遺伝子変異の報告で は、A2059T が最も多く、次いで A2058G で、この

| Table 4. MIC | distribution of | 39 M. | genitalium strains | isolated worldwide |
|--------------|-----------------|-------|--------------------|--------------------|
|--------------|-----------------|-------|--------------------|--------------------|

| A      |              |       |       |       |      |      | mg/L  |      |     |   |   |   |          |                   |                   |
|--------|--------------|-------|-------|-------|------|------|-------|------|-----|---|---|---|----------|-------------------|-------------------|
| Agents | $\leq$ 0.002 | 0.004 | 0.008 | 0.016 | 0.03 | 0.06 | 0.125 | 0.25 | 0.5 | 1 | 2 | 4 | $\geq 8$ | MIC <sub>50</sub> | MIC <sub>90</sub> |
| DOXY   |              |       |       |       |      | 2    | 6     | 14   | 10  | 6 | 1 |   |          | 0.25              | 1                 |
| CPFX   |              |       |       |       |      |      |       |      | 4   | 8 | 7 | 7 | 13       | 4                 | $\geq 8$          |
| MFLX   |              |       |       |       | 3    | 4    | 18    | 7    | 1   |   | 1 | 1 | 4        | 0.125             | $\geq 8$          |
| AZM    | 4            | 15    | 8     | 1     |      | 1    |       |      |     |   |   |   | 14       | 0.008             | $\geq$ 8          |

The table was modified from Jensen's report<sup>29</sup>. The number of strains in this table was 39 and data from 1 strain in Jensen's report was excluded because of insufficient data.

2つの mutation が 95% 以上を占める $^{46}$ 。この他まれではあるが、A2058T、A2058C、A2059C、A2059T などの変異が認められている。これらの変異をもつ M. genitalium をマクロライド耐性株とよび、臨床検体から得られた M. genitalium の遺伝子より、上記変異を有するものを含める。現在、多くの国から報告されており、マクロライド耐性株の割合は  $20\sim50\%$  であり、近年急増している $^{11,33,36,40,46\sim51}$ 。わが国の岐阜大学グループの検討では、2010年まではその割合は低いもののその後約 40% 程度となっていた $^{52\sim54}$ 。われわれの検討でも  $2010\sim2017$ 年に分離した M. genitalium 遺伝子の約 40% が耐性となっている(Table 5)(Le ら、投稿中)。

一方, ニューキノロン耐性株も出現している。 ニューキノロン特に MFLX による治療失敗例から の M. genitalium 遺伝子が解析され、淋菌など他の 細菌同様, gyrase 遺伝子, topoisomerase IV 遺伝 子のキノロン耐性決定領域 (quinolone-resistance determining region: QRDR) に point mutation が あることが指摘された33,40)。報告例は多くないが、 ParC の QRDR に変異のある M. genitalium の遺伝 子の検討が行われている<sup>33,40,49,50,53~56)</sup>。ただし、ニュー キノロン耐性と QRDR の変異部位の関連は、現在 まで明らかとはなっていない。われわれも AZM, MFLX 治療失敗症例から、マクロライド、キノロ ン耐性株を分離、培養している290。本株はスウェー デンで分離された M. genitalium 株で、おそらく中 国近辺で感染したと考えられる。AZM, DOXY, MFLX などを約6カ月間以上も使用するも、症状 改善がなかった症例で、Jensen らが分離した(M 6489株)。本株は多剤耐性株であり、遺伝子変異と しては ParC の 80 番目の Serine が Isoleucine (Ser 80→Ile)に変異する変異を認めている。さらに GyrA にも変異を認めた。われわれは同様な株を数株検討

しているが、バリエーションが多彩であり、未だ MFLX 耐性に対する最も関連のある変異は最終的 には判明していない。さらに、STFX による治療失 敗例からの株も検討中で、今後報告していく予定である(未発表データ)。

われわれの検討では、マクロライド、ニューキノロン耐性 M. genitalium は 2010 年以降にわが国で出現し、2016 年以降、その割合が増加している。われわれが保有する M. genitalium 遺伝子の検討では、約 15% の M. genitalium は多剤耐性である。

臨床研究とは別に、NGU に対して AZM を first line にしている地域と、DOXY を first line にして いる地域の M. genitalium のマクロライド耐性率の 検討がある。AZM 群ではデンマーク, ノルウェイ で 50% 以上、イギリス、スペインで 40~50% であ るのに対して、DOXY 群ではスウェーデン、フラ ンスでは20%以下であり<sup>50)</sup>, AZMのNGUに対す る使用が、M. genitalium のマクロライド耐性を誘 導していることは、ほぼ明白であろう。これらの結 果をもとに、ヨーロッパの NGU に対するガイドラ インでは、検査を行わない状態で AZM 1 gを使用 すべきでないと明言しており、first line は DOXY 200 mg/日 7日間としている<sup>57)</sup>。AZM の無計画な 多用は M. genitalium のマクロライド耐性を招くこ とを指摘しており、わが国と異なり、M. genitalium の分離頻度の高いヨーロッパではより深刻な問題と なっている。ただし、M. genitalium が分離された 場合は、AZM 1 gではなく、初回500 mgでその 後 250 mg 4 日間の治療(extended AZM therapy) を推奨している。確かに、ヨーロッパの臨床研究で は AZM 1 g と比較して extended AZM therapy は M. genitalium に対する有効率は高いことが示され ている21~23,30)。しかし、オーストラリアの研究では extended AZM therapy と AZM 1 g との間に大き

Table 5. The worldwide prevalence of *M. genitalium* genomes which have macrolide-resistance or fluoroquinolone-resistance related mutations

| Author                          | Ct., J.,        | Macrolide       | -resistance      | Fluoroquinolone-resistance   |               |  |  |
|---------------------------------|-----------------|-----------------|------------------|--|---------------|--|--|
| Country                         | Study<br>period | Mutations       | Prevalence (%)   | Mutations on ParC with amino-acid change                                   | Prevalence (% |  |  |
| Chrisment <sup>47)</sup>        | 2003-2010       | A2059G, A2059C, | 13/98 (13.2)     | NT   | NT            |  |  |
| France                          |                 | A2059C, A2058G, |                  |  |               |  |  |
|                                 |                 | A2062T, C2038T  |                  |  |               |  |  |
| Shimada <sup>52)</sup>          | 2006-2010       | A2058G, T2185G  | 4/25 (16)        | NT   | NT            |  |  |
| Japan                           |                 |                 |                  |  |               |  |  |
| Shimada <sup>55)</sup>          | 2006-2008       | NT              | NT               | Ser83 $\rightarrow$ Asn, Asp87 $\rightarrow$ Tyr, Asp87 $\rightarrow$ Val, | 4/58 (6.9)    |  |  |
| Japan                           |                 |                 |                  | Lys97 → Arg  |               |  |  |
| Couldwell <sup>33)</sup>        | 2008-2011       | A2058G, A2058T, | 15/32 (42.8)     | Ser83 $\rightarrow$ Ile, Asp87 $\rightarrow$ Asn, Asp87 $\rightarrow$ Gly, | 6/32 (18.8)   |  |  |
| Australia                       |                 | A2059G          |                  | Met95 → Ile  |               |  |  |
| Twin <sup>36)</sup>             | 2007-2009       | A2058G, A2059G, | 16/82 (19.5)     | NT   | NT            |  |  |
| Australia                       |                 | A2059C          |                  |  |               |  |  |
| Tagg <sup>40)</sup>             | 2008-2011       | A2058G, A2058G, | 62/143 (43.3)    | Gly81 $\rightarrow$ Cys, Asp82 $\rightarrow$ Asn, Ser83 $\rightarrow$ Ile, | 22/143 (15.4) |  |  |
| Australia                       |                 | Aso58T, 2019G   |                  | Ser83 $\rightarrow$ Arg, Asp97 $\rightarrow$ Asn, Asp87 $\rightarrow$ His, |               |  |  |
|                                 |                 |                 |                  | $Asp87 \rightarrow Tyr, Asp87 \rightarrow Gly, Val103 \rightarrow Ile$     |               |  |  |
| Yew <sup>48)</sup>              | 2009            | A2059G          | 4/9 (44.4)       | NT   | NT            |  |  |
| New Zealand                     |                 |                 |                  |  |               |  |  |
| Pond <sup>49)</sup>             | 2011            | A2058G, A2059G  | 9/22 (40.9)      | Ser83 → Ile  | 1/22 (4.5)    |  |  |
| UK                              |                 |                 |                  |  |               |  |  |
| Kikuchi <sup>53)</sup>          | 2011-2013       | A2058G, A2059G  | 5/68 (7.4)       | Ser83 → Ile, Ser83 → Asn, Asp87 → Asn,                                     | 18/51 (35.3)  |  |  |
| Japan                           |                 |                 |                  | Ala119 → Glu   |               |  |  |
| Salado-Rasmussen <sup>46)</sup> | 2006-2010       | A2058G, A2058T, | 385/1,085 (35.5) | NT   | NT            |  |  |
| Denmark                         |                 | A2059G          |                  |  |               |  |  |
| Murray <sup>56)</sup>           | 2012-2013       | NT              | NT               | Pro62 → Ser, Ser83 → Ile, Ser83 → Arg,                                     | 19/140 (13.6) |  |  |
| Australia                       |                 |                 |                  | Asp87 → Asn, Ile90 → Asn   |               |  |  |
| Deguchi <sup>54)</sup>          | 2013-2014       | A2058 any,      | 19/57 (33.3)     | Ser83 → any, Asp87 → any   | 29/57 (50.9)  |  |  |
| Japan                           |                 | A2059 any       |                  |  |               |  |  |
| Getman <sup>11)</sup>           | 2013-2014       | A2058 any,      | 86/178 (48.3)    | NT   | NT            |  |  |
| USA                             |                 | A2059 any       |                  |  |               |  |  |
| Gosse <sup>51)</sup>            | 2015            | A2058G, A2058T, | 35/87 (40.2)     | NT   | NT            |  |  |
| Norway                          |                 | A2059G, A2059C  | ,                |  |               |  |  |
| Unemo <sup>50)</sup>            | 2016-2017       | A2058G, A2058T, | 170/290 (41.4)   | Ser83 → Ile, Ser83 → Asn,  | 18/274 (6.6)  |  |  |
| Sweden, Denmark,                |                 | A2059G, A2059C  | . ,              | Ser83 $\rightarrow$ Arg, Asp87 $\rightarrow$ Asn, Asp87 $\rightarrow$ His  | ` '           |  |  |
| Norway                          |                 | •               |                  |  |               |  |  |

な差はなく<sup>33,34)</sup>, さらに本治療法がマクロライド耐性を誘導しないというエビデンスはない。

#### NGU に対する抗菌薬の選択

われわれはNGUに対してAZMを中心に治療を行ってきた。また、わが国の特徴でもあるが、ニューキノロン薬もNGUにfirst lineとして使用してきた」。上記のように M. genitalium はマクロライド、ニューキノロン(MFLX、STFX)に耐性化しており、さらに多剤耐性化している。このままマクロライドを使用し続けた場合、M. pneumoniae と同じ道を進み、80%以上の株がマクロライド耐性となる可能性が高い<sup>58)</sup>。マクロライドは炎症を抑える作用があるため、薬剤感受性の結果にかかわらずマクロライドが使用されることがあるが、性感染症の治

療では原因微生物が消失することが目標であるため、尿道炎において炎症を抑える治療は選択肢とならない。 AZM 耐性は M. pneumoniae のみならず、淋菌、Treponema pallidum  $^{50}$ でも注目されており、性感染症治療において常に念頭に置く必要がある。しかし、AZM はグラム陽性菌を中心に非常に抗菌力が強く、今後出現するであろう重症細菌感染症の治療のために、温存すべき治療薬かもしれない。ニューキノロンのなかでも M. genitalium に有効であると考えられる MFLX や STFX を first line に使用するという考え方もある。しかし、これらの抗菌薬の抗菌力も強く、今後も守るべき抗菌薬と思われる。

重症感染症の治療では、最初に抗菌力の強い、広域スペクトラムの抗菌薬を使用し、その後薬剤感受

性に合わせて de-escalation を行うことが一般的で ある。しかし、NGUにおいて抗菌力が強いAZM、 STFX が使用され、耐性菌が出現し、増加し続けて いる現状を考慮した場合, NGU の治療に思い切っ た考え方を持ち込むべきだと著者は考えている。Escalation 的な理論を用いることはどうであろうか。 オーストラリアでは、ヨーロッパのガイドラインに 準じた<sup>23)</sup>,興味深い研究が進行中である。NGUの 治療にテトラサイクリン, DOXY を使用する方法 である。DOXY は C. trachomatis に強い抗菌力を 示し、臨床効果も優れている。しかし、M. genitalium に対する効果は限定的ではある。NGU の原因微生 物が明らかにはなっていない初期治療の際には、少 なくとも C. trachomatis には有効である。再診の 際に, C. trachomatis および M. genitalium の有無 を確認し、さらにオーストラリアでは同時にマクロ ライド耐性遺伝子が検出可能である600。マクロライ ド耐性の遺伝子がでなければ AZM を追加投与する, マクロライド耐性遺伝子が検出されるなら、STFX を使用しており(個人輸入の形をとっている)。こ れでほぼ98%の患者の治療がスムーズに行われる という (Bradshaw: personal communication)。

わが国で第一選択薬を変更するには、種々の障害 はある。まず、M. genitalium 検出の保険適用がな いため、いずれかの検査法で保険適用申請を行うこ とは必須である。Jensenらは M. genitalium を検 出する重要性についてヨーロッパのガイドラインで 示している<sup>61)</sup>。われわれはこれまで淋菌, C. trachomatis のみを治療対象としていたが、C. trachomatis 感染症と比較して、耐性株が多く治療に 難渋する症例が多いことより, 今後は尿道炎, 子宮 頸管炎の検査に M. genitalium の検出は必須となる ことは間違いないと思われる。M. genitalium の検 出の重要性を主張していく必要がある。さらに、マ クロライド耐性の現状を考えると, マクロライド耐 性の有無の検査も追加する必要があると考える。ま た、わが国では DOXY を使用できる医療施設が少 ないが、minocycline (MINO) が採用されている 施設が多い。さらに、M. genitalium の薬剤感受性 では、MINOのMICがDOXYより低い傾向にあ るため<sup>28)</sup>, MINO 200 mg/日 7日間の有効性は DOXY より期待できそうである。しかし、残念な がら MINO の M. genitalium に対する臨床研究は

少なく $^{\bowtie 2.63}$ , エビデンスが十分であるとは言えない。 Dupin らは MINO 100 m/日, 7日間の細菌学的有効率は 43% であったと報告しているが, 前田らは MINO (容量非記載), 7, 14日間投与で細菌学的有効率はそれぞれ 67%, 91% と報告している。一方, 第一選択薬をニューキノロンつまり STFX にするという考え方もある。これは de-escalation に基づく考え方であるが, 現在, 耐性株が出現しており, 使用頻度の増加により耐性株の選択または新たな遺伝子変異の出現により STFX 耐性株が増加する可能性が高い。

したがって著者の推奨する NGU に対する第一選 択薬はテトラサイクリン (DOXY 200 mg/日 7日 間, または MINO 200 mg/日 7日間) である。さ らに治療失敗例ではSTFX 200 mg/日を使用する。 NGU の治療に分離頻度の低い M. genitalium に焦 点を絞ってよいのかという批判もある。確かに C. trachomatis の頻度は高いが、マクロライド、テト ラサイクリン, ニューキノロンいずれにも感受性が きわめて高いため、いずれの抗菌薬も使用可能であ る。さらに、われわれが対応している難治性の尿道 炎症例のほとんどが、M. genitalium が検出された 尿道炎である。したがって M. genitalium の分離頻 度は, 今後増加する可能性が高い。いずれにせよ, AZM 中心の NGU 治療は変更すべきであると考え る。ただし、現在、増加傾向にあるマクロライド、 ニューキノロン耐性 M. genitalium に対する治療法 は、未決定である。Solithromycin はマクロライド 耐性株に対して、AZMより低い MIC を示す。す でに MIC が 16 mg/L の株も分離されているが, MIC が 1 mg/L 以下の株では治療可能であると考 えられる<sup>29)</sup>。理論的には全 M. genitalium の 85%, マクロライド耐性株の65%の臨床効果が見込まれ、 今後の臨床研究に期待したい。Pristinamycin は M. genitalium の治療薬として期待されていた薬剤で ある。オーストラリアで AZM および MFLX 治療 失敗例に使用されたことが報告されており、7例中 6例で投与後28日後に M. genitalium の消失が確 認されている350。AZM および MFLX 治療例に対し て spectinomycin の 7 日間連日投与により M. genitalium が消失したとの報告がある420。これ以外に, lefamulin, zoliflodacin などが in vitro で抗菌活性が あることが報告されているほか<sup>64)</sup>、rifampicin と他 薬の併用も期待されるが、臨床研究は行われていない。

利益相反自己申告:濵砂良一は第一三共株式会社 より講演料を受けている。

#### 文献

- 1)日本性感染症学会:性感染症 診断・治療 ガイドライン 2016 <http://jssti.umin.jp/pdf/guideline-2016.pdf> 2016
- Workowski K A, Bolan G A: Sexually transmitted diseases treatment guidelines, 2015.
  MMWR Recomm Rep 2015; 64: 1-137
- Taylor-Robinson D, Jensen J S: Mycoplasma genitalium: from Chrysalis to multicolored butterfly. Clin Microbiol Rev 2011; 24: 498-514
- 4) You C, Hamasuna R, Ogawa M, Fukuda K, Hachisuga T, Matsumoto T, et al: The first report: An analysis of bacterial flora of the first voided urine specimens of patients with male urethritis using the 16S ribosomal RNA genebased clone library method. Microb Pathog 2016; 95: 95-100
- Yoshimura K, Morotomi N, Fukuda K, Nakano M, Kashimura M, Hachisuga T, et al: Intravaginal microbial flora by the 16S rRNA gene sequencing. Am J Obstet Gynecol 2011; 205: 235. e1-9
- Taylor-Robinson D: The role of mycoplasmas in non-gonococcal urethritis: a review. Yale J Biol Med 1983; 56: 537-43
- Jensen J S: Mycoplasma genitalium infections. Dan Med Bull 2006; 53: 1-27
- Ito S, Hanaoka N, Shimuta K, Seike K, Tsuchiya T, Yasuda M, et al: Male nongonococcal urethritis: From microbiological etiologies to demographic and clinical features. Int J Urol 2016; 23: 325-31
- Hamasuna R, Takahashi S, Kiyota H, Yasuda M, Hayami H, Arakawa S, et al: Effect of gatifloxacin against Mycoplasma genitalium-related urethritis: an open clinical trial. Sex Transm Infect 2011; 87: 389-90
- 10) Takahashi S, Hamasuna R, Yasuda M, Ito S, Ito K, Kawai S, et al: Clinical efficacy of sitafloxacin 100 mg twice daily for 7 days for patients with non-gonococcal urethritis. J Infect Chemother 2013; 19: 941-5
- 11) Getman D, Jiang A, O'Donnell M, Cohen S: Mycoplasma genitalium Prevalence, Coinfection, and Macrolide Antibiotic Resistance Frequency in a Multicenter Clinical Study Cohort in the United States. J Clin Microbiol 2016; 54: 2278-83
- 12) 小野寺昭一, 尾上泰彦, 細部高英, 加藤哲朗, 吉田正樹: 非淋菌性尿道炎に対するレボフロキ サシンの有効性と安全性。Jpn J Antibiot 2012; 65: 300 400
- 13) 河田幸道, 松本哲朗, 小野寺昭一, 賀来満夫, 堀 誠治: 男子非淋菌性尿道炎を対象とした si-

- tafloxacin の一般臨床試験。日化療会誌 2008; 56: 130-8
- 14) 安田 満, 荒川創一, 石原 哲, 伊藤 晋, 彦 坂幸治, 源吉顕治, 他: Levofloxacin 500 mg 1 日1回投与の尿路性器感染症に対する臨床効果 と前立腺組織移行性。日化療会誌 2011; 59: 585-96
- 15) Lau C Y, Qureshi A K: Azithromycin versus doxycycline for genital chlamydial infections: a meta-analysis of randomized clinical trials. Sex Transm Dis 2002; 29: 497-502
- 16) Schwebke J R, Rompalo A, Taylor S, Seña A C, Martin D H, Lopez L M, et al: Re-evaluating the treatment of nongonococcal urethritis: emphasizing emerging pathogens-a randomized clinical trial. Clin Infect Dis 2011; 52: 163-70
- Manhart L E, Gillespie C W, Lowens M S, Khosropour C M, Colombara D V, Golden M R, et al: Standard treatment regimens for nongonococcal urethritis have similar but declining cure rates: a randomized controlled trial. Clin Infect Dis 2013; 56: 934-42
- 18) Bhengraj A R, Vardhan H, Srivastava P, Salhan S, Mittal A: Decreased susceptibility to azithromycin and doxycycline in clinical isolates of Chlamydia trachomatis obtained from recurrently infected female patients in India. Chemotherapy 2010; 56: 371-7
- 19) Gambini D, Decleva I, Lupica L, Ghislanzoni M, Cusini M, Alessi E: Mycoplasma genitalium in males with nongonococcal urethritis: prevalence and clinical efficacy of eradication. Sex Transm Dis 2000; 27: 226-9
- Falk L, Fredlund H, Jensen J S: Tetracycline treatment does not eradicate Mycoplasma genitalium. Sex Transm Infect 2003; 79: 318-9
- 21) Wikstrom A, Jensen J S: Mycoplasma genitalium: a common cause of persistent urethritis among men treated with doxycycline. Sex Transm Infect 2006; 82: 276-9
- 22) Anagrius C, Lore B, Jensen J S: Treatment of Mycoplasma genitalium. Observations from a Swedish STD clinic. PLoS One 2013; 8: e61481
- Björnelius E, Anagrius C, Bojs G, Carlberg H, Johannisson G, Johansson E, et al: Antibiotic treatment of symptomatic Mycoplasma genitalium infection in Scandinavia: a controlled clinical trial. Sex Transm Infect 2008; 84: 72-6
- 24) Mena L A, Mroczkowski T F, Nsuami M, Martin D H: A randomized comparison of azithromycin and doxycycline for the treatment of Mycoplasma genitalium-positive urethritis in men. Clin Infect Dis 2009; 48: 1649-54
- 25) Bradshaw C S, Jensen J S, Tabrizi S N, Read T R, Garland S M, Hopkins C A, et al: Azithromycin failure in Mycoplasma genitalium urethritis. Emerg Infect Dis 2006; 12: 1149-52
- 26) Jensen J S, Bradshaw C S, Tabrizi S N, Fairley C K, Hamasuna R: Azithromycin treatment failure in Mycoplasma genitalium-positive patients with nongonococcal urethritis is associated with induced macrolide resistance. Clin Infect Dis 2008; 47: 1546-53

- 27) Morozumi M, Hasegawa K, Kobayashi R, Inoue N, Iwata S, Kuroki H, et al: Emergence of macrolide-resistant Mycoplasma pneumoniae with a 23S rRNA gene mutation. Antimicrob Agents Chemother 2005; 49: 2302-6
- 28) Hamasuna R, Jensen J S, Osada Y: Antimicrobial susceptibilities of Mycoplasma genitalium strains examined by broth dilution and quantitative PCR. Antimicrob Agents Chemother 2009; 53: 4938-9
- 29) Jensen J S, Fernandes P, Unemo M: In vitro activity of the new fluoroketolide solithromycin (CEM-101) against macrolide-resistant and -susceptible Mycoplasma genitalium strains. Antimicrob Agents Chemother 2014; 58: 3151-6
- 30) Jernberg E, Moghaddam A, Moi H: Azithromycin and moxifloxacin for microbiological cure of Mycoplasma genitalium infection: an open study. Int J STD AIDS 2008; 19: 676-9
- 31) Stamm W E, Batteiger B E, McCormack W M, Totten P A, Sternlicht A, Kivel N M: A randomized, double-blind study comparing singledose rifalazil with single-dose azithromycin for the empirical treatment of nongonococcal urethritis in men. Sex Transm Dis 2007; 34: 545-52
- 32) Hagiwara N, Yasuda M, Maeda S, Deguchi T: In vitro activity of azithromycin against Mycoplasma genitalium and its efficacy in the treatment of male Mycoplasma genitalium-positive nongonococcal urethritis. J Infect Chemother 2011; 17: 821-4
- 33) Couldwell D L, Tagg K A, Jeoffreys N J, Gilbert G L: Failure of moxifloxacin treatment in Mycoplasma genitalium infections due to macrolide and fluoroquinolone resistance. Int J STD AIDS 2013; 24: 822-8
- 34) Gundevia Z, Foster R, Jamil M S, McNulty A: Positivity at test of cure following first-line treatment for genital Mycoplasma genitalium: follow-up of a clinical cohort. Sex Transm Infect 2015; 91: 11-3
- 35) Bissessor M, Tabrizi S N, Twin J, Abdo H, Fairley C K, Chen M Y, et al: Macrolide resistance and azithromycin failure in a Mycoplasma genitalium-infected cohort and response of azithromycin failures to alternative antibiotic regimens. Clin Infect Dis 2015; 60: 1228-36
- 36) Twin J, Jensen J S, Bradshaw C S, Garland S M, Fairley C K, Min L Y, et al: Transmission and selection of macrolide resistant Mycoplasma genitalium infections detected by rapid high resolution melt analysis. PLoS One 2012; 7: e35593
- 37) Maeda S I, Tamaki M, Kojima K, Yoshida T, Ishiko H, Yasuda M, et al: Association of Mycoplasma genitalium persistence in the urethra with recurrence of nongonococcal urethritis. Sex Transm Dis 2001; 28: 472-6
- 38) Takahashi S, Ichihara K, Hashimoto J, Kurimura Y, Iwasawa A, Hayashi K, et al: Clinical efficacy of levofloxacin 500 mg once daily for 7 days for patients with non-gonococcal urethritis. J Infect Chemother 2011; 17: 392-6

- 39) Ito S, Yasuda M, Seike K, Sugawara T, Tsuchiya T, Yokoi S, et al: Clinical and microbiological outcomes in treatment of men with non-gonococcal urethritis with a 100-mg twicedaily dose regimen of sitafloxacin. J Infect Chemother 2012; 18: 414-8
- 40) Tagg K A, Jeoffreys N J, Couldwell D L, Donald J A, Gilbert G L: Fluoroquinolone and macrolide resistance-associated mutations in Mycoplasma genitalium. J Clin Microbiol 2013; 51: 2245-9
- 41) Deguchi T, Ito S, Yasuda M, Kondo H, Yamada Y, Nakane K, et al: Emergence of Mycoplasma genitalium with clinically significant fluoroquinolone resistance conferred by amino acid changes both in GyrA and ParC in Japan. J Infect Chemother 2017; 23: 648-50
- 42) Falk L, Jensen J S: Successful outcome of macrolide-resistant Mycoplasma genitalium urethritis after spectinomycin treatment: a case report. J Antimicrob Chemother 2017; 72: 624-5
- 43) Takahashi S, Hamasuna R, Yasuda M, Ishikawa K, Hayami H, Uehara S, et al: Nationwide surveillance of the antimicrobial susceptibility of Chlamydia trachomatis from male urethritis in Japan. J Infect Chemother 2016; 22: 581-6
- 44) Hannan P C: Guidelines and recommendations for antimicrobial minimum inhibitory concentration (MIC) testing against veterinary mycoplasma species. International Research Programme on Comparative Mycoplasmology. Vet Res 2000; 31: 373-95
- 45) Hamasuna R, Osada Y, Jensen J S: Antibiotic susceptibility testing of *Mycoplasma genitalium* by TaqMan 5' nuclease real-time PCR. Antimicrob Agents Chemother 2005; 49: 4993-8
- 46) Salado-Rasmussen K, Jensen J S: Mycoplasma genitalium testing pattern and macrolide resistance: a Danish nationwide retrospective survey. Clin Infect Dis 2014; 59: 24-30
- 47) Chrisment D, Charron A, Cazanave C, Pereyre S, Bébéar C: Detection of macrolide resistance in Mycoplasma genitalium in France. J Antimicrob Chemother 2012; 67: 2598-601
- 48) Yew H S, Anderson T, Coughlan E, Werno A: Induced macrolide resistance in Mycoplasma genitalium isolates from patients with recurrent nongonococcal urethritis. J Clin Microbiol 2011; 49: 1695-6
- 49) Pond M J, Nori A V, Witney A A, Lopeman R C, Butcher P D, Sadiq S T: High prevalence of antibiotic-resistant Mycoplasma genitalium in nongonococcal urethritis: the need for routine testing and the inadequacy of current treatment options. Clin Infect Dis 2014; 58: 631-7
- 50) Unemo M, Salado-Rasmussen K, Hansen M, Olsen A O, Falk M, Golparian D, et al: Clinical and analytical evaluation of the new Aptima Mycoplasma genitalium assay, with data on M. genitalium prevalence and antimicrobial resistance in M. genitalium in Denmark, Norway and Sweden in 2016. Clin Microbiol Infect 2017 Sep 18. doi: 10.1016/j.cmi.2017.09.006 [Epub

- ahead of print]
- 51) Gosse M, Lysvand H, Pukstad B, Nordbø S A: A Novel SimpleProbe PCR Assay for Detection of Mutations in the 23S rRNA Gene Associated with Macrolide Resistance in Mycoplasma genitalium in Clinical Samples. J Clin Microbiol 2016; 54: 2563-7
- 52) Shimada Y, Deguchi T, Nakane K, Yasuda M, Yokoi S, Ito S, et al: Macrolide resistanceassociated 23S rRNA mutation in Mycoplasma genitalium, Japan. Emerg Infect Dis 2011; 17: 1148-50
- 53) Kikuchi M, Ito S, Yasuda M, Tsuchiya T, Hatazaki K, Takanashi M, et al: Remarkable increase in fluoroquinolone-resistant Mycoplasma genitalium in Japan. J Antimicrob Chemother 2014; 69: 2376-82
- 54) Deguchi T, Kikuchi M, Yasuda M, Ito S: Multidrug-Resistant Mycoplasma genitalium Is Increasing. Clin Infect Dis 2016; 62: 405-6
- 55) Shimada Y, Deguchi T, Nakane K, Masue T, Yasuda M, Yokoi S, et al: Emergence of clinical strains of Mycoplasma genitalium harbouring alterations in ParC associated with fluoroquinolone resistance. Int J Antimicrob Agents 2010: 36: 255-8
- 56) Murray G L, Bradshaw C S, Bissessor M, Danielewski J, Garland S M, Jensen J S, et al: Increasing Macrolide and Fluoroquinolone Resistance in Mycoplasma genitalium. Emerg Infect Dis 2017; 23: 809-12
- 57) Horner P J, Blee K, Falk L, van der Meijden W, Moi H: 2016 European guideline on the management of non-gonococcal urethritis. Int J STD AIDS 2016: 27: 928-37

- 58) 河合泰宏:マクロライド耐性マイコプラズマの 疫学と抗菌薬の有効性に関する検討。日化療会 誌 2014; 62: 110-7
- 59) Tipple C, McClure M O, Taylor G P: High prevalence of macrolide resistant Treponema pallidum strains in a London centre. Sex Transm Infect 2011: 87: 486-8
- 60) Tabrizi S N, Tan L Y, Walker S, Twin J, Poljak M, Bradshaw C S, et al: Multiplex Assay for Simultaneous Detection of Mycoplasma genitalium and Macrolide Resistance Using PlexZyme and PlexPrime Technology. PLoS One 2016; 11: e0156740
- 61) Jensen J S, Cusini M, Gomberg M, Moi H: 2016 European guideline on Mycoplasma genitalium infections. J Eur Acad Dermatol Venereol 2016; 30: 1650-6
- 62) Dupin N, Bijaoui G, Schwarzinger M, Ernault P, Gerhardt P, Jdid R, et al: Detection and quantification of Mycoplasma genitalium in male patients with urethritis. Clin Infect Dis 2003; 37: 602-5
- 63) 前田真一, 久保田恵章, 玉木正義, 安田 満, 出口 隆, 吉田隆史, 他: 非淋菌性尿道炎難治 例におけるマイコプラズマの関与。日性感染症 会誌 2004; 15: 139-43
- 64) Sethi S, Zaman K, Jain N: Mycoplasma genitalium infections: current treatment options and resistance issues. Infect Drug Resist 2017; 10: 283-92
- 65) Takahashi S, Matsukawa M, Kurimura Y, Takeyama K, Kunishima Y, Iwasawa A, et al: Clinical efficacy of azithromycin for male nongonococcal urethritis. J Infect Chemother 2008; 14: 409-12

## What antimicrobials should we select for non-gonococcal urethritis?

### Ryoichi Hamasuna 1, 2)

Non-gonococcal urethritis (NGU) is a type of urethritis in which *Neisseria gonorrhoeae* is not detected from the patients' urine or urethral specimens and is caused by several microorganisms. *Chlamydia trachomatis* is detected from half of male patients with urethritis and is the most common organism. *Mycoplasma genitalium* is the second most common organism and is detected from 15%–25% of patients with urethritis. The antimicrobial therapies which are effective for *C. trachomatis* have been used for NGU in Japan. Macrolide, tetracycline or fluoroquinolone have good antimicrobial activities for *C. trachomatis* and these agents has been also used for NGU. However, the antimicrobial resistance of *M. genitalium* has increased remarkably worldwide and we have found that some patients with *M. genitalium* urethritis are hard to treat with any antimicrobials.

The three antimicrobials such as macrolide, tetracycline or fluoroquinolone were effective in the treatment of chlamydial urethritis in clinical trials. Some antimicrobial resistant *C. trachomatis* strains were reported, but had not spread. In contrast to this, the treatment for *M. genitalium* urethritis is becoming difficult according to a decrease in the antimicrobial susceptibility of *M. genitalium*. *M. genitalium* was originally sensitive to azithromycin (AZM) and clinical trials with AZM showed good microbiological efficacy for *M. genitalium* urethritis. However, treatment-failure cases by AZM in *M. genitalium* urethritis have been reported. The mechanisms of macrolide-resistance is point mutation on domain V of 23S *r*RNA which is the active site of macrolide. The mutation on 23S *r*RNA in *M. genitalium* genomes has been detected in many countries including Japan (the prevalence is over 40%). For macrolide-resistant *M. genitalium*, moxifloxacin (MFLX) or sitafloxacin (STFX) are effective. However, treatment-failure cases with MFLX have been reported and isolated MFLX-resistant *M. genitalium* strains have been isolated.

Considering the spread of macrolide-resistant *M. genitalium*, we cannot continue to use AZM as the first line treatment for NGU. The effectiveness of both doxycycline (DOXY) and AZM which are effective against *C. trachomatis* is not currently higher for *M. genitalium* urethritis. To maintain the AZM against pathogens for sexually transmitted infections, I recommend the tetracycline family such as DOXY 200 mg/day for 7 days or minocycline (MINO) 200 mg/day for 7 days as the first line treatment for NGU. The treatment-failure cases should be treated with STFX 200 mg/day for 7 days. However, we have to clarify some issues; the tests for detecting *M. genitalium* are not covered by the national health insurance; there is not so much evidence regarding the efficacy of MINO for *M. genitalium* infection; we have to consider the adverse effects of MINO; and effective therapies for macrolide and MFLX-resistant *M. genitalium* have not established.

<sup>&</sup>lt;sup>1)</sup> Department of Urology, University of Occupational and Environmental Health, Japan, 1–1 Iseigaoka, Yahatanishiku, Kitakyushu, Fukuoka, Japan

<sup>&</sup>lt;sup>2)</sup> Department of Urology, Federation of National Public Services Affiliated Personal Mutual Aid Associations, Shin-Kokura Hospital