

# Чувствительность грамотрицательных бактерий, продуцентов карбапенемаз, к антибиотикам различных групп

В.А. АГЕЕВЕЦ<sup>1</sup>, И. В. ПАРТИНА<sup>1</sup>, Е. С. ЛИСИЦЫНА<sup>2</sup>, И. М. БАТЫРШИН<sup>4</sup>,  
Л. Н. ПОПЕНКО<sup>4</sup>, С. А. ШЛЯПНИКОВ<sup>4</sup>, Е. Н. ИЛЬИНА<sup>3</sup>, С. В. СИДОРЕНКО<sup>1</sup>

<sup>1</sup> НИИ детских инфекций ФМБА России, Санкт-Петербург

<sup>2</sup> ООО НПФ Литех, Москва

<sup>3</sup> НИИ физико-химической медицины ФМБА России, Москва

<sup>4</sup> НИИ скорой помощи им. Джанелидзе, Санкт-Петербург

## Susceptibility of Gramnegative Carbapenemase-Producing Bacteria to Various Group Antibiotics

V. A. AGEEVETS, I. V. PARTINA, E. S. LISITSINA, I. M. BATYRSHIN, L. N. POPENKO, S. A. SHLYAPNIKOV, E. N. ILYINA, S. V. SIDORENKO

Research Institute of Children's Infections, St.Petersburg

Litekh, Moscow

Research Institute of Physico-Chemical Medicine, Moscow

Dzhanelidze Research Institute of Emergent Medical Service, St.Petersburg

В исследование включено 25 изолятов грамотрицательных бактерий, продуцирующих карбапенемазы. 17 изолятов *Klebsiella pneumoniae* продуцировали карбапенемазу NDM-1 и проявляли высокий уровень устойчивости к цефалоспоринам (МПК>128 мкг/мл), карбапенемам (МПК>16 мкг/мл), аминогликозидам и фторхинолонам, однако среди этих изолятов 4 сохранили чувствительность к азtreонаму, и все они были чувствительны к тигециклину и полимиксину. Два изолята *Acinetobacter genospecies* 13 продуцировали NDM-1, они были устойчивы ко всем беталактамам и амикацину, но сохранили чувствительность к гентамицину, ко-тримоксазолу, тигециклину и полимиксину, чувствительность к ципрофлоксацину была снижена. Карбапенемазу VIM-4 продуцировали два изолята *Enterobacter cloacae*, они демонстрировали высокий уровень устойчивости к цефалоспоринам и азtreонаму, но при этом между цефепимом и клавуланатом проявлялся выраженный синергизм. Уровень устойчивости к карбапенемам у этих изолятов был невысоким (МПК 0,5—4,0 мкг/мл), они были также устойчивы к аминогликозидам и ципрофлоксацину, но чувствительны к тигециклину и полимиксину. Карбапенемазы KPC-2 были выявлены у двух изолятов *K.pneumoniae* и у одного изолята *E.cloacae*. Перечисленные изоляты были устойчивы ко всем беталактамам, ципрофлоксацину, аминогликозидам и ко-тримоксазолу. Один изолят *E.cloacae* проявлял устойчивость к тигециклину, и один изолят *K.pneumoniae* — к полимиксину. У одного изолятов *K.pneumoniae* была обнаружена карбапенемаза OXA-48, он был устойчив ко всем беталактамам, ципрофлоксацину, ко-тримоксазолу, но чувствителен к аминогликозидам, тигециклину и полимиксину.

**Ключевые слова:** карбапенемазы, продуценты, грамотрицательные бактерии, антибиотикограммы.

The study involved 25 isolates of gramnegative carbapenemase-producing bacteria. 17 isolates of *Klebsiella pneumoniae* produced carbapenemase NDM-1 and were highly resistant to cephalosporins (MIC>128 mcg/ml), carbapenems (MIC>16 mcg/ml), aminoglycosides and fluoroquinolones, while among them 4 isolates preserved susceptibility to aztreonam and all of them were susceptible to tigecycline and polymyxin. 2 isolates of *Acinetobacter genospecies* 13 produced NDM-1 and were resistant to all the beta-lactams and amikacin, while preserved susceptibility to gentamicin, co-trimoxazole, tigecycline and polymyxin, the susceptibility to ciprofloxacin being lowered. Carbapenemase VIM-4 was produced by 2 isolates of *Enterobacter cloacae*, which were highly resistant to cephalosporins and aztreonam, significant synergism being observed between ceftazidime and clavulanate. The resistance of the isolates to carbapenems was low (MIC 0.5—4.0 mcg/ml), they also being resistant to aminoglycosides and ciprofloxacin and susceptible to tigecycline and polymyxin. Carbapenemases KPC-2 were detected in 2 isolates of *K.pneumoniae* and in 1 isolate of *E.cloacae*. The above isolates were resistant to all the beta-lactams, ciprofloxacin, aminoglycosides and co-trimoxazole. 1 isolate of *E.cloacae* showed resistance to tigecycline and 1 isolate of *K.pneumoniae* was resistant to polymyxin. Carbapenemase OXA-48 was detected in 1 isolate of *K.pneumoniae*. It was resistant to all the beta-lactams, ciprofloxacin and co-trimoxazole and susceptible to aminoglycosides, tigecycline and polymyxin.

**Key words:** carbapenemases, producers, gramnegative bacteria, antibioticograms.

В течение более 30 лет карбапенемы составляли основу этиотропной терапии тяжёлых инфек-

ций, вызванных грамотрицательными бактериями, устойчивыми к антибиотикам других групп. Однако в последние годы наблюдается быстрое распространение резистентности и к этим антибиотикам. Резистентность к карбапенемам может быть обусловлена несколькими механизмами, но

© Коллектив авторов, 2013

Адрес для корреспонденции: 197022, Санкт-Петербург, ул. Профессора Попова, д.9. НИИ детских инфекций

основную угрозу представляют ферменты карбапенемазы [1], гены которых локализованы на различных подвижных генетических элементах, что определяет их способность к быстрому внутри- и межвидовому распространению.

Первоначально карбапенемазы выявляли преимущественно среди штаммов *Pseudomonas aeruginosa*, но в настоящее время они быстро распространяются среди других грамотрицательных бактерий, прежде всего среди представителей семейства Enterobacteriaceae.

Между географическими регионами наблюдаются различия в распространении отдельных карбапенемаз, но в целом наибольшее значение имеют следующие: KPC-тип (молекулярный класс A), группа ферментов OXA-типа (молекулярный класс D) и обширная группа ферментов молекулярного класса B (IMP-тип, VIM-тип, SPM-тип и GIM-тип, SIM-тип, AIM-тип). К классу B также относится необычайно быстро распространяющаяся и эволюционирующая группа ферментов NDM-типа [2].

Целью работы явилось определение чувствительности грамотрицательных бактерий, производящих карбапенемазы, к антибиотикам различных групп.

## Материал и методы

В исследование были включены грамотрицательные бактерии, производящие карбапенемазы различных групп, выделенные в стационарах Санкт-Петербурга в 2011–2013 гг. Определение чувствительности к antimикробным препаратам проводили методом серийных микроразведений в бульоне Мюллера-Хинтон (BD, США) согласно рекомендациям CLSI [3] в 96-луночных планшетах для иммунологических исследований. МПК определяли для следующих антибиотиков: цефотаксим (CTX), цефепим (FEP), цефтазидим (CAZ), гентамицин (GEN), амикацин (AN), имипенем (IMP), дорипенем (DOR), меропенем (MEM), ко-тримоксазол (SXT), тигециклин (TGC), полимиксин (PB), азtreонам (AZT), ципрофлоксацин (CIP), цефепим/клавуланат (FEP/CL), цефтазидим/клавуланат (CAZ/CL), цефоперазон/сульбактам (CFP/SU).

Для приготовления рабочих растворов антибиотиков использовали субстанции антибактериальных препаратов с известной активностью (Sigma Aldrich). Микропланшеты с внесенным туда бульоном Мюллера-Хинтон и 2-кратными разведениями антибиотиков сохранялись до использования при -80°C. Перед тестированием культур микропланшеты однократно размораживались.

Постановка МПК проводилась микрометодом при величине конечного объема 0,2 мл. Постановка каждой новой серии планшетов сопровождалась тремя контролями: контроль пригодности используемых антибактериальных препаратов со штаммом *E.coli* ATCC 25922, контроль роста тестируемых штаммов и контроль стерильности используемого субстрата (бульона Мюллера-Хинтон). Для интерпретации результатов оценки чувствительности использовали критерии CLSI [3] и EUCAST [4].

## Результаты исследований

Результаты оценки антибиотикочувствительности продуцентов карбапенемаз представлены в таблице. Изоляты *K.pneumoniae*, производящие

NDM-1 проявляли высокий уровень устойчивости к подавляющему большинству беталактамных антибиотиков. МПК цефотаксима, цефепима, комбинаций этих антибиотиков с клавулановой кислотой, а также цефоперазона/сульбактама были равны или превышали 128 мкг/мл, МПК карбапенемов были равны или превышали 16,0 мкг/мл. Определенные различия были выявлены лишь по уровню чувствительности к азtreонаму. Четыре изолята проявляли чувствительность, а 13 — устойчивость. Известно, что азtreонам устойчив к гидролизу многими карбапенемазами, в том числе и NDM-1. Появление у части изолятов устойчивости к этому антибиотику, вероятно, связано с приобретением ими генов бета-лактамаз расширенного спектра. Все *K.pneumoniae*, производящие NDM-1, были также высокоустойчивы к ципрофлоксацину, аминогликозидам и ко-тримоксазолу, но сохраняли чувствительность к тигециклину и полимиксину.

Продукция карбапенемаз NDM-1 была также выявлена у двух изолятов *Acinetobacter genotyped species* 13. Эти изоляты были высокоустойчивы к цефалоспоринам (МПК > 64,0 мкг/мл) и карбапенемам (МПК > 16,0 мкг/мл), демонстрировали умеренное снижение чувствительности к ципрофлоксацину, в то же время они сохраняли чувствительность к аминогликозидам, ко-тримоксазолу, полимиксину и тигециклину.

Два изолята *Enterobacter cloacae*, производящие карбапенемазы VIM-4, демонстрировали высокий уровень устойчивости к цефалоспоринам и азtreонаму (МПК > 64,0 мкг/мл) и невысокий уровень устойчивости к карбапенемам (МПК 0,5–4,0 мкг/мл). Оба изолята демонстрировали синергизм цефепима и клавулановой кислоты (снижение МПК более чем в 4 раза), при отсутствии синергизма цефтазидима с клавулановой кислотой. Наиболее вероятным объяснением такого фенотипа может быть наличие у изолята бета-лактамаз расширенного спектра класса A, а также бета-лактамаз класса C (плазмидных либо хромосомных гиперпродуцентов). Оба изолята были также высокоустойчивы к ципрофлоксацину и аминогликозидам, демонстрировали незначительное снижение чувствительности к ко-тримоксазолу, но сохраняли чувствительность к полимиксину и тигециклину.

Карбапенемазы KPC-2 производили два изолята *K.pneumoniae* и один — *E.cloacae*. Изоляты *K.pneumoniae*, производящие KPC-2, были высокоустойчивы ко всем беталактамам, ципрофлоксацину и ко-тримоксазолу, но несколько различались по другим признакам. Одни изолят был устойчив к полимиксину и гентамицину, а другой сохранял чувствительность к этим антибиотикам. Оба изолята были чувствительны к тигециклину и амикацину. Изолят *E.cloacae* проявил

лял устойчивость к цефалоспоринам и карбапенемам, ципрофлоксацину, ко-тримоксазолу и гентамицину, а также к тигециклину, но сохранял чувствительность к полимиксину и амикацину.

Изолят *K.pneumoniae*, продуцирующий карбапенемазу ОХА-48, был высокоустойчив ко всем беталактамам, ципрофлоксацину и ко-тримоксазолу, но сохранял чувствительность к аминогликозидам, тигециклину и полимиксину.

## Обсуждение результатов

Лечение инфекций, вызванных грамотрицательными бактериями, продуцирующими карбапенемазы, относится к наиболее сложным проблемам антибактериальной химиотерапии, прежде всего, из-за недостатка данных и, как следствие, отсутствия общепринятых рекомендаций. В недавнем обзоре, посвящённом *K.pneumoniae*, продуцирующим карбапенемазы, авторам удалось собрать данные лишь о 301 случае лечения соответствующих инфекций, причём более половины случаев приходилось на продуценты КРС [5]. Применявшиеся режимы были крайне разнообразны, в виде монотерапии и в виде различных комбинаций использовали карбапенемы, колистин, тигециклин и аминогликозиды. Именно к перечисленным препаратам продуценты карбапенемаз могут сохранять чувствительность либо демонстрировать невысокий уровень устойчивости. В приведённом выше обзоре было показано, что карбапенемы сохраняют клиническую эффективность при МПК, равной 8,0 мкг/мл и ниже. Это значение совпадает с критериями EUCAST (ус-

МПК антибиотиков основных групп в отношении грамотрицательных бактерий, продуцирующих различные карбапенемазы																			
№ штамма	Фермент	Вид	МПК антибиотиков (в мкг/мл) и критерии чувствительности (S</>R)																
			Микроорганизма	CTX <2/≥4	FEP ≤8/≥32	FEP\CL	CAZ ≤4/≥16	CAZ\CL	AZT ≤4/≥16	CFP\SU	IMP —	MEM —	DOR —	CIP ≤1/≥4	GEN ≤1/≥4	AN ≤0,06/≥1	SXT ≤4/≥16	TGC <sup>1)</sup> ≤16/≥64	PR <sup>2)</sup> ≤2/≥4
55	NDM-1	Kpn	>256	>128	>128	>128	>128	>128	0,12	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,03
57	NDM-1	Kpn	>256	>128	>128	>128	>128	>128	0,25	>128	>64	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,03
59	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	0,12	>128	64	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,06
83	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	0,25	>128	>64	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,06
28	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,015
49	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,25
54	NDM-1	Kpn	>256	>128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,03
82	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,03
107	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,03
112	NDM-1	Kpn	>256	>128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	>64	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,03
409	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,03
410	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,06
416	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,12	0,06
456	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,12	0,015
458	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,015
524	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,06
552	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,12	0,06
N152	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,12	0,015
N199	NDM-1	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,03
31	Ac,gs13	Ecl	>256	>128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,12	0,015
34	VIM-4	Ecl	>256	8	>128	>128	>128	>128	>64	>128	32	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,12	0,015
565	KPC-2	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	>64	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,16
570	KPC-2	Kpn	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	>64	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,25	0,06
566	KPC-2	Ecl	>256	128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	16	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,06	0,06
485	OXA-48	Kpn	>256	>128	>128	>128	>128	>128	>64	>128	8	>16	>16	>256	>128	>256	>32	0,06	0,06

**Примечание.** <sup>1)</sup> — критерии CLSI отсутствуют, использованы критерии EUCAST; <sup>2)</sup> — критерии CLSI отсутствуют, использованы критерии EUCAST для колистина; Kpn — *K.pneumoniae*; Ac. gs13 — *Acinetobacter genotospesies 13*; Ecl — *E.coliaceae*.

стойчивыми к имипенему и меропенему считаются изоляты при МПК $>8$  мкг/мл), но выше критерия CLSI (устойчивыми к имипенему, меропенему и дорипенему считаются изоляты при МПК $\geq 4,0$  мкг/мл).

Известно, что уровень и спектр ассоциированной резистентности у продуцентов различных карбапенемаз может существенно различаться. Среди бактерий-продуцентов, выделенных в Санкт-Петербурге, наибольшей устойчивостью характеризовались *K. pneumoniae*, продуцирующие металло-бета-лактамазы NDM-1. Они проявляли высокий уровень устойчивости ко всем антибиотикам, кроме полимиксина и тигециклина. Важно отметить высокий уровень устойчивости к карбапенемам (МПК $>16,0$  мкг/мл), что не позволяет рассчитывать на эффективность этих антибиотиков даже при применении в максимальных дозах. Определённый интерес представляет то, что некоторая часть изолятов сохраняла чувствительность к азtreонаму. Этот антибиотик может быть использован для лечения в случае подтверждения чувствительности возбудителя, но не для эмпирической терапии.

Другие продуценты карбапенемаз демонстрировали несколько более широкий спектр чувствительности к антибиотикам. Так, *Acinetobacter genospecies* 13 в дополнение к полимиксину и тигециклину сохранял чувствительность к аминогликозидам и ко-тримоксазолу, а также демонстрировали невысокий уровень устойчивости к цiproфлоксацину. Продуценты металло-бета-лактамазы VIM-4 проявляли невысокий уровень устойчивости к карбапенемам (МПК $>8,0$  мкг/мл), что позволяет рассчитывать на определённую эффективность этих антибиотиков. Продуценты KPC-2 и OXA-48 частично сохраняли чувствительность к аминогликозидам. В отношении одного изолятов, продуцирующего KPC-2, умеренную активность сохранял меропенем.

## ЛИТЕРАТУРА

1. Nordmann P., Naas T., Poirel L. Global spread of carbapenemase-producing Enterobacteriaceae. *Emer Infect Dis* 2011; 17: 1791–1798.
2. Johnson A. P., Woodford N. Global spread of antibiotic resistance: the example of New Delhi metallo-beta-lactamase (NDM)-mediated carbapenem resistance. *J Med Microbiol* 2013; 62: 499–513.
3. Clinical and Laboratory Standards Institute. Performance standard for antimicrobial susceptibility testing. Nineteenth Informational Supplement Document M100-S22. CLSI, Wayne, PA. 2012.
4. The European Committee on Antimicrobial Susceptibility Testing. Breakpoint tables for interpretation of MICs and zone diameters. Version 3.0, 2013. <http://www.eucast.org>.
5. Tzouvelekis L. S., Markogiannakis A., Psichogios M., Tassios P. T., Daikos G. L. Carbapenemases in *Klebsiella pneumoniae* and other Enterobacteriaceae: an evolving crisis of global dimensions. *Clin Microbiol Rev* 2012; 25: 682–707.
6. Biswas S., Brunel J. M., Dubus J. C., Reynaud-Gaubert M., Rolain J. M. Colistin: an update on the antibiotic of the 21st century. *Expert Rev Anti Infect Ther* 2012; 10: 917–934.
7. Stein G. E., Babinchak T. Tigecycline: an update. *Diagn Microbiol Infect Dis* 2013; 75: 331–336.