DOI:10.3969/j. issn. 1671-9638. 2017. 05. 003

· 论 著 ·

碳青霉烯类耐药肠杆菌科细菌碳青霉烯及头孢菌素类抗生素耐药机制

孙恒彪¹,陈佑明¹,尤 旭¹,潘祖汉¹,肖 刚¹,明 月² (1 南方医科大学第三附属医院,广东 广州 510630; 2 南方医科大学检验系,广东 广州 510630)

[摘 要] 目的 研究碳青霉烯类耐药肠杆菌科细菌(CRE)对碳青霉烯及头孢菌素类抗生素耐药机制,为临床治疗 CRE 感染及医院感染的控制提供分子流行病学依据。方法 收集 2014—2015 年临床送检各类标本分离的细菌,使用 Microscan Walkaway 40 plus 进行细菌鉴定和药敏试验,对分离的 CRE 进行常见碳青霉烯酶的编码基因 (bla_{NDM-1} 及 bla_{KPC-2})和超广谱 β-内酰胺酶编码基因 (bla_{TEM} 、 bla_{SHV} 、 $bla_{CTX-M-1}$ -like、 $bla_{CTX-M-2}$ -like、 $bla_{CTX-M-2}$ -like、 $bla_{CTX-M-3}$ -like 及 $bla_{CTX-M-9}$ -like)的检测,同时检测细菌多重耐药相关的 I 类整合子编码基因 bla_{inT-1} 。 结果 2014—2015 年共分离 7 株 CRE,检出率为 0.30%, $1\sim6$ 号菌株为肺炎克雷伯菌,7 号菌株为弗劳地柠檬酸杆菌,7 株菌株对 β-内酰胺酶抑制剂复合制剂、头孢菌素类、头霉素类、碳青霉烯类抗生素均耐药,3 株菌对阿米卡星及四环素敏感,2 株菌对复方磺胺甲噁唑敏感。3 株菌检出 bla_{NDM-1} ,2 株检出 bla_{KPC-2} ,5 株检出 bla_{TEM} ,7 株均可检出 bla_{SHV} ,1 株检出 $bla_{CTX-M-1}$ -like,4 株检出 $bla_{CTX-M-9}$ -like,5 株检出 bla_{inT-1} ,未检出基因 $bla_{CTX-M-2}$ -like 及 $bla_{CTX-M-8}$ -like。结论 bla_{NDM-1} 及 bla_{KPC-2} 是导致 7 株 CRE 对碳青霉烯类抗生素耐药的重要机制, bla_{TEM} 、 bla_{SHV} 及 $bla_{CTX-M-9}$ -like 是导致对头孢菌素类抗生素耐药的主要原因, bla_{inT-1} 在 CRE 多重耐药及耐药基因传播中发挥着巨大的作用。

[关 键 词] 碳青霉烯类耐药; 肠杆菌科细菌; 头孢菌素; 碳青霉烯酶; 碳青霉烯类抗生素; 多重耐药; CRE [中图分类号] R378 [文献标识码] A [文章编号] 1671-9638(2017)05-0404-05

Resistance mechanisms of carbapenem-resistant Enterobacteriaceae to carbapenems and cephalosporins

SUN Heng-biao¹, CHEN You-ming¹, YOU Xu¹, PAN Zu-han¹, XIAO Gang¹, MING Yue² (1 The Third Affiliated Hospital of Southern Medical University, Guangzhou 510630, China; 2 Department of Clinical Laboratory, Southern Medical University, Guangzhou 510630, China)

[Abstract] Objective To study the resistance mechanisms of carbapenem-resistant Enterobacteriaceae (CRE) to carbapenems and cephalosporins, and provide molecular evidence for the treatment of CRE infection and control of healthcare-associated infection. Methods Clinically isolated bacteria in 2014 – 2015 were identified and performed antimicrobial susceptibility testing by MicroScan Walkaway-40 plus system, encoding genes of carbapenems (bla_{NDM-1} and bla_{KPC-2}) and encoding genes of extended-spectrum β-lactamases (bla_{TEM}, bla_{SHV}, bla_{CTX-M-1}-like, bla_{CTX-M-2}-like, bla_{CTX-M-9}-like, and bla_{CTX-M-9}-like) were detected, multidrug-resistance organism-related class I integron encoding gene bla_{inT-1} was also detected. Results Seven CRE strains were isolated in 2014 – 2015, isolation rate was 0, 30%, strain 1-6 was Klebsiella pneumoniae, strains 7 was Citrobacter freundii, all 7 strains were resistant to β-lactamase inhibitor compound, cephalosporins, cephamicins, and carbapenems, 3 strains were sensitive to amikacin and tetracycline, 2 strains were sensitive to compound sulfamethoxazole, 3, 2, 5, 7, 1, 4, and 5 strains of CRE were detected carrying bla_{NDM-1}, bla_{KPC-2}, bla_{TEM}, bla_{SHV}, bla_{CTX-M-1}-like, bla_{CTX-M-9}-like, and bla_{inT-1} respectively, no strain was found to carry bla_{CTX-M-2}-like and bla_{CTX-M-8}-like genes. Conclusion bla_{NDM-1} and bla_{KPC-2} are important mechanisms leading to carbapenem resistance of 7 CRE strains; bla_{TEM}, bla_{SHV}, and bla_{CTX-M-9}-like are important mechanism lead-

[[]收稿日期] 2016-06-05

[[]作者简介] 孙恒彪(1986-),男(汉族),陕西省咸阳市人,主管技师,主要从事细菌耐药机制研究。

[[]通信作者] 陈佑明 E-mail:cym38432@163.com

ing to cephalosporin resistance, bla_{inT-1} plays an important role in multidrug-resistance to CRE and spread of multidrug-resistant genes.

[Key words] carbapenem-resistant Enterobacteriaceae; Enterobacteriaceae; cephalosporin; carbapenemase; carbapenems; multidrug resistance; CRE

[Chin J Infect Control, 2017, 16(5): 404 - 408]

肠杆菌科细菌广泛存在于自然环境中,是人类 肠道定植的最大一类正常菌群,同时也是临床最常 见的病原菌, 当肠道内菌群因外伤、机体免疫力下 降、侵入性操作等出现移位时,可引起皮肤伤口感 染、肺炎、泌尿系统感染、血流感染等。头孢菌素类 抗生素是用于治疗肠杆菌科细菌感染的常用药物, 产超广谱 β-内酰胺酶(extended-spectrum β-lactamases, ESBLs)是导致肠杆菌科细菌对头孢菌素类 抗生素耐药的主要机制[1]。碳青霉烯类抗生素是治 疗肠杆菌科细菌重症感染的一线抗菌药物,但近年 来出现了产碳青霉烯酶肠杆菌科细菌,这类细菌往 往对包括碳青霉烯类在内的多种不同类型抗菌药物 耐药,从而导致临床治疗失败,严重威胁患者生 命[2-3]。本文通过对 2014—2015 年分离到的碳青霉 烯类耐药肠杆菌科细菌(carbapenem - resistant Enterobacteriaceae, CRE)的 ESBLs、碳青霉烯酶、I 类 整合子检测,了解 CRE 对头孢菌素类及碳青霉烯类 抗生素耐药机制和整合子在 CRE 中携带情况,为 CRE的临床治疗及医院感染控制提供分子流行病 学依据。

1 材料与方法

- 1.1 菌株来源 2014—2015 年门诊及住院患者送 检各类标本按照《全国临床检验操作规程》对送检培 养标本进行细菌培养及抗菌药物敏感性试验,收集 分离的 CRE。
- 1.2 菌株鉴定及药敏试验 使用 MicroScan Walkaway 40 plus 全自动微生物鉴定药敏分析仪对分离菌株进行鉴定和药物敏感性分析。参考美国临床实验室标准化协会(CLSI)2014 年版进行抗菌药物敏感性判定。质控菌株为大肠埃希菌 ATCC 25922、铜绿假单胞菌 ATCC 27853,均购自广东省临床检验中心。
- 1.3 CRE 判定标准 肠杆菌科细菌对亚胺培南、厄他培南及美罗培南中任何一种药物耐药即判定为 CRE,所有 CRE 均采用 K-B 法对这 3 种药物进行复核。

- 1.4 模板 DNA 提取 采用煮沸法提取细菌基因组全部 DNA,挑取经分纯培养过夜菌株至双蒸水中,100℃加热煮沸 15 min,冷却至室温后13 000 rpm离心 10 min,取上清液作为 PCR 反应模板,-20℃保存备用。
- 1.5 引物设计 登录 GenBank 查找全基因组碱基序列,使用 Primer premier 5.0 版软件设计引物。引物序列均由上海生工生物工程有限公司合成。引物见表 1。

表 1 9种耐药基因引物序列

Table 1 Primer sequences of 9 drug-resistant genes

基因名称	引物序列	产物大小		
	(5'-3')	(bp)		
$bla_{ ext{NDM-1}}$	F: CCAGCTCGCACCGAATGT	475		
	R: GATCAGGCAGCCACCAAAA			
$bla_{ m KPC-2}$	F: GCTCATTCAAGGGCTTTCTT	504		
	R: AGGTTCCGGTTTTGTCTCC			
bla_{TEM}	F: ATTTTCGTGTCGCCCTTATTC	759		
	R: CTACGATACGGGAGGGCTTAC			
bla_{SHV}	F: CCGCTTGAGCAAATTAAACA	214		
	R: GCTGGCGATAGTGGATCTTT			
$bla_{ ext{CTX-M-1}}$ -like	F: CCGAATCTGTTAAATCAGCG	387		
	R: GGTGGTATTGCCTTTCATCC			
<i>bla</i> _{CTX-M-2} -like	F: CAGAGCGAGAGCGATAAGCA	472		
	R: AATCTCCGCTGCCGGTTTTA			
<i>bla</i> _{CTX-M-8} -like	F: CGCTGTTGCTGGGGAG	293		
	R: GTGTTTTTCAGTAATGGGATTGT			
$bla_{ ext{CTX-M-9}} ext{-like}$	F: CGATACCGCAGATAATACGC	550		
	R: ATCACCCACAGTCCACGAC			
$bla_{ ext{inT-1}}$	F: CTTACGAACCGAACAGGC	234		
	R: CGAGGTCTTCCGATCTCC			

1.6 基因检测 9种耐药基因反应体系均为:总体积 20 μ L,其中 2×PCR Master Mix 10 μ L,上下游引物各 0.6 μ L,模板 2 μ L,双蒸水 6.8 μ L。 bla_{NDM-1} 、 bla_{KPC-2} 、 bla_{TEM} 、 bla_{SHV} 及 bla_{inT-1} PCR 反应条件为:94°C 预变性 5 min,然后 94°C 变性 30 s,56°C退火 30 s,72°C 延伸 45 s,30 个循环,最后72°C 延伸 5 min。 $bla_{CTX-M-1}$ -like、 $bla_{CTX-M-2}$ -like、 $bla_{CTX-M-8}$ -like 及 $bla_{CTX-M-9}$ -like PCR 反应条件相同。PCR 扩增产物采用 1%的琼脂糖凝胶电泳,使

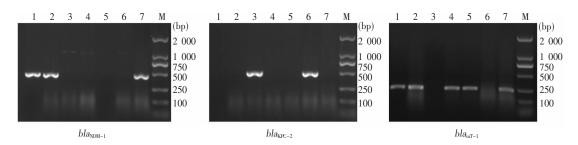
用凝胶成像系统拍照。

2 结果

2.1 药敏结果 2014—2015 年共分离到肠杆菌科细菌 2 315 株,其中 7 株为 CRE,检出率为 0.30%。1~6 号 CRE 为肺炎克雷伯菌,7 号菌株为弗劳地柠檬酸杆菌,7 株菌对 β-内酰胺酶抑制剂复合制剂、头

孢菌素类、头霉素类、碳青霉烯类均耐药,3 株菌对阿米卡星及四环素敏感,2 株菌对复方磺胺甲噁唑敏感,1 株菌对氨曲南敏感。

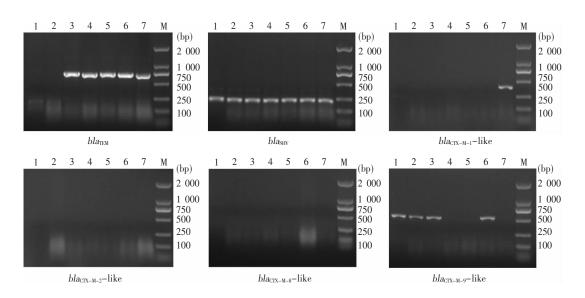
2.2 耐药基因检测结果 3 株菌检出 bla_{NDM-1} ,2 株 检出 bla_{KPC-2} ,5 株 可 检出 bla_{TEM} ,7 株 均 可 检出 bla_{SHV} ,1 株 检出 $bla_{CTX-M-1}$ -like,4 株 检出 $bla_{CTX-M-9}$ -like,5 株 检出 bla_{inT-1} ,未 检出 耐 药 基 因 $bla_{CTX-M-2}$ -like 和 $bla_{CTX-M-8}$ -like。见图 $1\sim2$ 及表 2。



M: Marker; 1-7:为1-7号 CRE 菌株

图 1 7株 CRE 耐药基因 bla_{NDM-1}、bla_{KPC-2}及 bla_{inT-1} PCR 产物电泳结果

Figure 1 Electrophoresis results of PCR products of drug-resistant genes bla_{NDM-1} , bla_{KPC-2} , and bla_{inT-1} of 7 CRE strains



M: Marker; 1-7:为1-7号 CRE 菌株

图 2 7株 CRE 耐药基因 PCR 产物电泳结果

Figure 2 Electrophoresis results of PCR products of drug-resistant genes of 7 CRE strains

表 2 7株 CRE 耐药基因检出情况

Table 2 Detection results of drug-resistant genes of 7 CRE strains

耐药基因	菌株							
	1号	2号	3号	4号	5 号	6号	7号	
bla _{NDM-1}	+	+	-	-	-	-	+	
$bla_{\mathrm{KPC-2}}$	-	-	+	-	-	+		
$bla_{\mathrm{inT-1}}$	+	+	-	+	+	-	+	
bla_{TEM}	-	-	+	+	+	+	+	
bla_{SHV}	+	+	+	+	+	+	+	
<i>bla</i> _{CTX-M-1} -like	_	-	-	_	_	-	+	
bla _{CTX-M-2} -like	-	-	_	_	_	_	_	
bla _{CTX-M-8} -like	-	-	_	_	_	_	_	
$bla_{ ext{CTX-M-9}}$ -like	+	+	+	_	_	+	_	
	-1. 14 .1.							

^{+:}检出;-:未检出

3 讨论

近年来碳青霉烯类抗生素在临床的使用量不断增加,这可能是导致 CRE 产生的原因之一,2014 年中国细菌耐药监测网(CHINET)数据显示,35 788 株肠杆菌科细菌对亚胺培南、美罗培南及厄他培南耐药率均超过 5%^[4]。肠杆菌科多个种属可检出 CRE,常见 CRE 有肺炎克雷伯菌、大肠埃希菌、阴沟肠杆菌、变形杆菌属、弗劳地柠檬酸杆菌等^[5-6]。

该院 2014—2015 年共分离 7 株 CRE,其中 6 株为肺炎克雷伯菌,1 株为弗劳地柠檬酸杆菌。4 株 CRE 分离自重症监护病房(ICU),2 株分离自神经外科,1 株分离自心内科。5 株分离自痰标本,2 株分离自尿标本,7 株 CRE 来源患者均存在严重的原发性疾病,如脑出血、颅脑外伤、严重的心血管疾病等,且长期接受广谱抗菌药物治疗,说明 CRE 可引起呼吸系统及泌尿系统感染,严重的原发疾病及广谱抗菌药物的使用是 CRE 感染的重要危险因素,与文献^[7]报道一致。耐药数据显示,7 株 CRE 对β-内酰胺酶抑制剂复合制剂、头孢菌素类、头霉素类、碳青霉烯类抗生素均耐药,分别有 3 株菌对阿米卡星及四环素敏感,提示 CRE 存在着复杂的耐药机制。

肠杆菌科细菌产 ESBLs 在各个国家地区均有报道,是细菌对头孢菌素类抗生素耐药的重要机制之一。 ESBLs 主要分为 bla_{TEM} 、 $bla_{\text{CTX-M}}$,其中 $bla_{\text{CTX-M}}$ 根据同源性可分为多个家族,主要包括 $bla_{\text{CTX-M-1}}$ -like、 $bla_{\text{CTX-M-2}}$ -like、 $bla_{\text{CTX-M-8}}$ -like 及 $bla_{\text{CTX-M-9}}$ -like^[8]。细菌对碳青霉烯类抗生素主要耐药机制为产碳青霉烯酶,Ambler 分类中的 A、B、D 类酶可水解碳青霉烯类抗生素,其中 A 类酶主要有

制,主要包括 VIM、IMP、AIM、SIM、NDM-1 等,D 类酶即苯唑西林酶,其中的 OXA-48 对碳青霉烯类 抗生素耐药发挥着巨大的作用[9-10]。携带有 blakpc-2 的细菌对包括碳青霉烯类在内的所有 β-内酰胺类抗 生素耐药,同时因 bla_{KPC-2} 位于可转移的耐药质粒 上,极易导致 blakpc-2 在不同细菌间传播,从而引起 CRE 医院感染的流行[11-12]。自 2009 年耐药基因 bla_{NDM-1}首次被报道以来,关于 bla_{NDM-1}的报道逐年 增加,bla_{NDM-1}编码的产物不但可以水解碳青霉烯类 抗生素,也可水解多数头孢菌素类抗生素,携带有 bla_{NDM-1}的细菌往往同时携带有针对氨基糖苷类、喹 诺酮类抗菌药物耐药基因,从而进一步加剧细菌的 耐药性[13]。I 类整合子是一类可主动获取耐药基因 的可移动元件,在多种革兰阴性杆菌中均有检出,与 细菌多重耐药性及耐药基因传播有着密切的关 系[14]。本研究中1号及2号菌株同时携带有 bla_{NDM-1}, bla_{SHV}, bla_{CTX-M-9}-like 及 bla_{inT-1}, 3 号及 6 号 菌株同时携带有 blakpc-2、blatem、blashv 及 blactx-M-9like,4号及5号菌株同时携带有 bla_{TEM}、bla_{SHV}及 bla_{inT-1}, 7 号菌株同时携带有 bla_{NDM-1}、bla_{TEM}、 bla_{SHV}、bla_{CTX-M-1}-like 及 bla_{inT-1},每株菌至少可检出 2种 ESBLs 相关耐药基因,多株菌同时检出 ESBLs 相关耐药基因及 bla_{NDM-1}或 bla_{KPC-2},说明携带有 ES-BLs 相关耐药基因是 7 株 CRE 对头孢菌素类抗生 素耐药的主要原因,同时也说明了多种耐药机制参 与了头孢菌素类抗生素的耐药性;携带 bla_{NDM-1} 及 bla_{KPC-2}是 CRE 对碳青霉烯类抗生素耐药的主要机 制。4号及5号未检出 bla_{NDM-1}及 bla_{KPC-2},可能是 blavim、blaoxA-48 等其他碳青霉烯耐药基因介导了对 碳青霉烯类抗生素耐药[15]。7株 CRE 中部分菌株 对氨基糖苷类、复方磺胺甲噁唑及四环素耐药,因本 研究主要了解 CRE 对头孢菌素类及碳青霉烯类抗 生素的耐药机制,故未检测关耐药。

GES、KPC、SME等,B类为金属酶,可被EDTA抑

综上所述,CRE 耐药形势严峻,结合本文耐药统计数据及文献报道,CRE 感染治疗建议使用氨基糖苷类、四环素类如替加环素、多粘菌素、磷霉素等抗菌药物,美罗培南、多粘菌素及替加环素联合治疗可明显降低病死率^[16]。多种不同耐药机制介导了CRE 对头孢菌素类抗生素的耐药,对碳青霉烯类抗生素耐药主要机制为携带 bla_{NDM-1} 及 bla_{KPC-2}。临床科室及医院感染控制部门应密切监控携带有碳青霉烯酶相关耐药基因及 I 类整合子的 CRE,做好感染患者隔离工作,避免 CRE 在医院内暴发流行。

[参考文献]

- [1] Nakai H, Hagihara M, Kato H, et al. Prevalence and risk factors of infections caused by extended-spectrum β-lactamase (ESBL)-producing Enterobacteriaceae[J]. J Infect Chemother, 2016, 22(5): 319 326.
- [2] Lerner A, Adler A, Abu-Hanna J, et al. Spread of KPC-producing carbapenem-resistant Enterobacteriaceae: the importance of super-spreaders and rectal KPC concentration [J]. Clin Microbiol Infect, 2015, 21(5): 470. et -7.
- [3] Ozbek B, Mataraci-Kara E, Er S, et al. In vitro activities of colistin, tigecycline and tobramycin, alone or in combination, against carbapenem-resistant Enterobacteriaceae strains[J]. J Glob Antimicrob Resist, 2015, 3(4): 278 282.
- [4] 胡付品,朱德妹,汪复,等. 2014年CHINET中国细菌耐药性监测[J].中国感染与化疗杂志,2015,15(5):401-410.
- [5] Miller BM, Johnson SW. Demographic and infection characteristics of patients with carbapenem-resistant Enterobacteriaceae in a community hospital; development of a bedside clinical score for risk assessment[J]. Am J Infect Control, 2016, 44(2); 134-137.
- [6] 刘鹏飞,陈佑明,孙恒彪,等.阴沟肠杆菌耐药性分析及 NDM-1基因检测[J].中华医院感染学杂志,2014,24(21): 5204-5206.
- [7] 李渊婷,金凤玲.肠杆菌科细菌对碳青霉烯类药物的耐药机制及临床治疗进展[J].中国感染控制杂志,2015,14(9):644-648.
- [8] Nakama R, Shingaki A, Miyazato H, et al. Current status of extended spectrum β-lactamase-producing Escherichia coli, Klebsiella pneumoniae and Proteus mirabilis in Okinawa pre-

- fecture, Japan[J]. J Infect Chemother, 2016, 22(5): 281-286.
- [9] 唐小红,朱卫民.肺炎克雷伯菌耐碳青霉烯类抗菌药的研究进展[J]. 国外医药抗生素分册, 2014, 35(3):115-118, 122.
- [10] Galler H, Feierl G, Petternel C, et al. KPC-2 and OXA-48 carbapenemase-harbouring Enterobacteriaceae detected in an Austrian wastewater treatment plant[J]. Clin Microbiol Infect, 2014, 20(2): O132 O134.
- [11] Nordmann P. Carbapenemase-producing Enterobacteriaceae: overview of a major public health challenge[J]. Med Mal Infect, 2014, 44(2): 51-56.
- [12] Giani T, Arena F, Vaggelli G, et al. Large nosocomial outbreak of colistin-resistant, carbapenemase-producing Klebsiel-la pneumoniae traced to clonal expansion of an mgrB deletion mutant[J]. J Clin Microbiol, 2015, 53(10): 3341 3344.
- [13] Poirel L, Savov E, Nazli A, et al. Outbreak caused by NDM-1- and RmtB- producing *Escherichia coli* in Bulgaria[J]. Antimicrob Agents Chemother, 2014, 58(4): 2472 2474.
- [14] Canal N, Meneghetti KL, de Almeida CP, et al. Characterization of the variable region in the class 1 integron of antimicrobial-resistant *Escherichia coli* isolated from surface water[J].

 Braz J Microbiol, 2016, 47(2): 337 344.
- [15] Barbarini D, Russello G, Brovarone F, et al. Evaluation of carbapenem-resistant Enterobacteriaceae in an Italian setting: report from the trench[J]. Infect Genet Evol, 2015, 30(2): 8 - 14.
- [16] Morrill HJ, Pogue JM, Kaye KS, et al. Treatment options for carbapenem-resistant Enterobacteriaceae infections [J]. Open Forum Infect Dis, 2015, 2(2):ofv 050.

(本文编辑:豆清娅)