产 ESBLs肺炎克雷伯菌的致病性及头孢他啶疗效分析

余道军¹,李荣群²,范建中¹,周田美¹,董晓勤¹,汪涛¹,胡洁¹(1.杭州市第一人民医院,杭州 310006; 2.浙江中医学院,杭州 310009)

摘要:目的 探讨产 ESBLs肺炎克雷伯菌不同感染途径的致病性差异及头孢他啶对产 ESBLs肺炎克雷伯菌腹腔感染小鼠的保护作用。方法 分别采用滴鼻途径建立小鼠呼吸道感染模型和腹腔注射途径建立小鼠腹腔感染模型,将小鼠分成 6组,检测产 ESBLs肺炎克雷伯菌对小鼠的半数致死量。另将头孢他啶体外药敏试验敏感的产 ESBLs肺炎克雷伯菌腹腔感染小鼠分成 3组,采用不同治疗方法考察头孢他啶的体内治疗作用,同时与亚胺培南 西司他丁钠疗效做对比分析。结果 产 ESBLs肺炎克雷伯菌经过滴鼻途径感染小鼠未见死亡,经腹腔感染途径的半数致死量为 10⁵;头孢他啶预防给药组小鼠的死亡率为 10%,同时给药与感染 4h后给药组小鼠的死亡率为 30%,头孢他啶对产 ESBLs肺炎克雷伯菌腹腔感染小鼠的保护作用与亚胺培南 西司他丁钠作用一致。结论 产 ESBLs肺炎克雷伯菌经呼吸道感染途径的致病性比腹腔感染途径弱,头孢他啶体外药敏试验敏感的产 ESBLs肺炎克雷伯菌感染可以采用头孢他啶治疗,但应尽早使用。

关键词: 致病性: 肺炎克雷伯菌: 头孢他啶: 超广谱 β-内酰胺酶

中图分类号: R517.053 文献标识码: B 文章编号: 1007-7693(2006)05-0413-04

Pathogenicity of ESBLs-producing Klebsilla pneumnoniae and analyse on therapeutic effect of ceftazidime

YU Dao-jun¹, LI Rong-qun², FAN Jian-zhong¹, ZHOU Tian-me¹, DONG Xiao-qin¹, WANG Tao¹, HU Jie¹ (1. The First People's Hospital of Hangzhou, Hangzhou 31 0006, China; 2. The Traditional Chinese Medicine College of Zhe jiang, Hangzhou 31 0009, China)

ABSTRACT: OBJECTIVE To investigate the pathogenicity's difference of ESBLs-producing Klebsiella pneummoniae in different route of infection in mice and the protection of ceftazidime on mice infected by ESBLs-producing K. pneummoniae through abdominal cavity. METHODS The half lethal dose of ESBLs-producing K. pneummoniae to mice infected through nose and abdominal cavity were detected. The mice infected by ceftazidime-sensitive ESBLs-producing K. pneummoniae through abdominal cavity were divide into 3 groups and the therapeutical effect of ceftazidime were investigated through different therapeutical methods. RESULTS All mice infected ESBLs-producing K. pneummoniae through nose did not die. The half lethal dose of ESBLs-producing K. pneummoniae through abdominal cavity were 10^5 . The death rate of mice infected ceftazidime-sensitive ESBLs-producing K. pneummoniae through abdominal cavity in the ceftazidime medication administration groups of prophylaxis, simultaneous and infected 4 hours were 10%, 30%, 30%, re-

作者简介:余道军,男,1969年生,医学硕士,主管检验师,研究方向:医学微生物快速检测、细菌耐药性及感染免疫。 Email: yudaojun98@163.com Tel: 0571 - 87065701 - 10575

spectively. The protection of ceftazidime on mice infected by ESBLs-producing K. pneunmoniae was equal with Im ipenem / Cilastatin (IPM). **CONCLUSION** The pathogenicity's of ESBLs-producing K. pneunmoniae through respiratory infection in mice is weaker than abdominal cavity infection. Ceftazidime can treat the infection of ceftazidime-sensitive ESBLs-producing K. pneunmoniae.

KEY WORDS: pathogenicity; Klebsie lla pneunmoniae; ceftazidime (CAZ); extended spectrum beta-lactamases (ESBLs)

肺炎克雷伯菌引起的医院内感染已占革兰阴性菌所致院内感染的第二、三位,是导致肺炎的主要病原菌,还可引起肺外其他部位感染[1]。有关肺炎克雷伯菌感染研究较多,但对其致病性研究较少,尤其是有关该菌在不同感染部位的致病性的差异研究未见报道。笔者通过建立小鼠呼吸道(非无菌部位)和腹腔感染(无菌部位)模型,用于分析肺炎克雷伯菌感染非无菌部位和无菌部位的致病性是否有差异,同时对产超广谱β内酰胺酶(ESBLs)菌的腹腔感染小鼠进行不同方法治疗.分析了头孢他啶对感染小鼠的保护作用。

1 材料与方法

1.1 材料

- 1.1.1 药敏纸片与药品 体外药敏试验确认纸片:头孢噻肟,头孢他啶,头孢噻肟 虎拉维酸,头孢他啶 虎拉维酸,均购自英国 Oxoid公司。注射药品:注射用头孢噻肟钠,1.0g/支,华北集团凯瑞特药业有限公司生产,批号:B041206;注射用头孢他啶(ceftazidime, CAZ),1.5g/支,哈药集团制药总厂生产,批号:B20041003;注射用亚胺培南 西司他丁钠(imipenem/cilastatin, IPM),1.0g/支,Merck & Co., Inc.生产,批号:20041201。
- 1.1.2 菌株来源 动物实验用肺炎克雷伯菌取自我院住院病人痰液,经 VITEK-AMS分析仪鉴定为产 ESBLs菌株,并经 K-B法检测确认,体外药敏结果显示该菌除对头孢他啶和亚 胺培南敏感外,对其他多种抗菌药物耐药。质控菌株为肺炎克雷伯菌 ATCC700603,由浙江省临检中心提供。
- 1.1.3 实验动物 昆明种小鼠,清洁级,体重 $18 \sim 20 g$;合格证号: SYXK(浙) 2003-0003;正常喂养于杭州市第一人民医院动物中心:温度 $18 \sim 25 \, \text{C}$,相对湿度 $50\% \sim 70\%$ 。
- 1.1.4 仪器与相关试剂 VITEK-AMS自动化微生物分析仪, GNI*鉴定卡和药敏卡片 GNS-143、121均由法国梅里埃公司提供。日立 7600全自动生化分析仪。

1.2 方法

- 1.2.1 肺炎克雷伯菌 (ESBLs+)经小鼠呼吸道感染的半数 致死量试验 ①分组:昆明小鼠 70只,雌雄各半,分为 7组:空白对照组 10只,模型组 10只,肺炎克雷伯菌菌液滴鼻组 5组(每组 10只)。②滴鼻感染:取培养 18h的肺炎克雷伯菌,用生理盐水配成 0.1 麦氏单位,0.5 麦氏单位,1 麦氏单位,2 麦氏单位,4 麦氏单位菌液,各菌液均用微量注射器 取 0.01 m L,经鼻腔缓慢滴进各组小鼠呼吸道,模型组小鼠同法滴进等量生理盐水,空白对照组不进行处理,各组小鼠正常喂养 5 d,观察每组小鼠的死亡数。
- 1.2.2 肺炎克雷伯菌(ESBLs+)经小鼠腹腔感染的半数致 死量试验^[2] ①分组:同上分成7组。②菌液配制:取培养 18h的肺炎克雷伯菌,首先用生理盐水配成1麦氏单位菌液,

然后再用生理盐水将菌液稀释成 10³,10⁴,10⁵,10⁶,10⁷浓度。 ③腹腔感染:各组小鼠腹腔经 75%乙醇消毒后,分别注射不同浓度的菌液 0.2mL,模型组小鼠同法注射等量生理盐水,空白对照组不进行处理,各组小鼠正常喂养 3d,观察每组小鼠的死亡数。

1.2.3 头孢他啶对产 ESBLs肺炎克雷伯菌腹腔感染防治作 用试验 ①分组:昆明小鼠 80只,雌雄各半,分为 8组:空白 对照组 10只、模型组 10只、头孢他啶 3组:预防治疗组 10 只,同时治疗(感染与给药同时进行)组 10只,感染 4h后治 疗组 10只:亚胺培南 西司他丁钠组 3组:预防治疗组 10 只,同时治疗(同前)组10只,感染4h后治疗组10只。②小 鼠用药量:根据成人临床治疗剂量,按成人与小鼠用药系数 计算出小鼠等效剂量 (按体表面积计算,系数 0.0026), 20g 小鼠 24h的头孢他啶、亚胺培南 西司他丁钠用药量均为 26mg。 ③感染与给药:除空白对照组外,其余各组小鼠均腹 腔注射 1 麦氏单位肺炎克雷伯 (ESBLs +)菌液 0.2mL:其中 头孢他啶预防治疗组和亚胺培南 西司他丁钠预防治疗组小 鼠在感染前 24h静脉注射药物,注射方法为每日 2次,每次 13mg/0.2mL,注射间隔时间为 12h。同时治疗组小鼠在感染 同时注射药物,感染治疗组小鼠在腹腔注射细菌 4h后注射 药物,模型组小鼠在感染细菌后注射生理盐水。各组小鼠给 药方法相同,连续给药 3d并正常喂养。小鼠感染后每 4h记 录小鼠活动状况及死亡数目,并在感染 8h后取血进行血生 化指标和常规指标检测。各组小鼠死亡后进行解剖,观察各 脏器病理变化,存活小鼠在 3d后处死解剖观察各脏器病理 变化。

2 结果

2.1 肺炎克雷伯菌 (ESBLs +)呼吸道感染的致病性

不同浓度的肺炎克雷伯菌经鼻腔感染小鼠后,各组小鼠均未见死亡,在感染 10h后,只有 2麦氏单位和 4麦氏单位菌液组小鼠活动力下降,精神萎靡,大便稀软,余未见明显变化,且在 24h逐渐恢复。

2.2 肺炎克雷伯菌 (ESBLs+)腹腔感染的致病性

不同浓度的肺炎克雷伯菌经腹腔感染小鼠后,各组小鼠均见死亡,在感染 4h后,小鼠活动力下降,精神萎靡,大便稀软,感染 3d后,各组小鼠死亡数差异明显,未死亡小鼠逐渐恢复正常,见表 1。

- 2.3 头孢他啶对产 ESBLs肺炎克雷伯菌腹腔感染防治作用的试验结果
- 2.3.1 头孢他啶和亚胺培南 西司他丁钠对腹腔感染小鼠 保护作用的试验结果 各组小鼠经不同方法治疗后,其存活 数具有一定差异,见表 2。

表 1 不同浓度菌液感染小鼠死亡率

Tab 1 Death rate of mice infected by different concentration of Klebsiella Pneunmoniae liquid

组别	总鼠数(n)	死亡数	死亡时间*(h) 死亡率 (%)
对照	10	0	-	0
模型	10	0	-	0
10^{3}	10	4	48	40
10^{4}	10	4	41	40
10^{5}	10	6	33	60
10^{6}	10	6	22	60
10^{7}	10	10	18	90
1 U#	10	10	18	100

注: #U表示麦氏单位; *指最后1只小鼠死亡时间

Note: $^{\#}$ U— McFarland standard; * express the death time of the last m ice.

表 2 不同治疗方法组小鼠死亡率

Tab 2 Death rate of mice using different treatment

组别	总鼠数(n)	死亡数	死亡率(%)
空白对照	10	0	0
模型组	10	10	100
CAZ预防	10	1	10
同时治疗	10	3	30
感染 4h治疗	10	3	30
IPM 预防	10	1	10
同时治疗	10	2	20
感染 4h治疗	10	3	30

注:模型组与其他各组相比, P < 0.01, CAZ、IPM预防组与其同时治疗及感染 4h治疗相比, P < 0.05

Note: The model group compared with other groups, P < 0.01; preventing groups of CAZ and IPM compared with the treatment groups in 0h and 4h, P < 0.05

2.3.2 头孢他啶和亚胺培南 西司他丁钠对不同治疗方法 组小鼠血液学指标的影响 各组小鼠经不同方法治疗后,头表 4 不同治疗方法组小鼠生化指标 $(n=10, \bar{x}\pm s)$

孢他啶和亚胺培南 西司他丁钠的预防组和细菌感染 4h治疗血常规指标中的白细胞总数差异显著 ,见表 3;头孢他啶和亚胺培南 西司他丁钠的预防组中反映肝脏受损的敏感指标丙氨酸氨基转移酶 (ALT)和反映肾脏受损的敏感指标尿素氮 (BUN)与两药的同时治疗组和感染 4h治疗组的差异显著 ;各组间的其余各项生化指标差异无统计学意义 ,见表 4。表 3 不同治疗方法组小鼠血常规指标 ($n=10.\overline{x}\pm s$)

Tab 3 The mice's index of blood routing using different treatment($n = 10, \overline{x} \pm s$)

组别	白细胞计数(×10)9) 淋巴细胞(%)	血小板数
空白对照	2.4 ±0.2	70.9 ±12.5	512 ±104.5
模型	4.2 ±0.4	52.4 ±15.6	237 ± 12.1
CAZ预防	2.5 ± 0.2	70.5 ± 9.5	445 ± 88.3
同时治疗	3.0 ± 0.3	68.2 ± 13.5	339 ± 98.6
感染 4h治疗	3.9 ± 0.4	58.6 ±16.2	287 ±110.2
IPM 预防	2.6 ± 0.3	72.5 ± 11.8	498 ± 84.3
同时治疗	3.1 ± 0.3	67.9 ± 9.9	387 ± 68.2
感染 4h治疗	4.0 ± 0.4	55.8 ±13.2	271 ±103.5

注:WBC的空白对照组、CAZ预防、IPM预防 3组相比,P>0.05,这 3组与其他组相比,P<0.01;模型组、CAZ感染 4h治疗、IPM感染 4h治疗 3组相比,P>0.05,这 3组与其他组相比,P<0.01; CAZ的 3组与 IPM的对应 3组之间相比,P>0.05。淋巴细胞和血小板各组间相比,P>0.05。

Note: Control compared with CAZ preventing and IPM preventing, P>0.05 (WBC), the previous groups compared with other groups, P<0.01 (WBC); Model compared with CAZ treatment in 4h and IPM treatment in 4h, P>0.05 (WBC), the previous groups compared with other groups, P<0.01 (WBC), the three groups of CAZ treatment compared with the three groups of IPM treatment correspondingly, P>0.05 (WBC). The groups of lymphocyte compared with the groups of plaelet, P>0.05.

Tab 4 The mice's index of blood biochem is try using different treatment $(n = 10, \overline{x} \pm s)$

组 别	ALT	AST	LDH	CK	BUN
空白对照	19 ± 5.0	76 ±30.5	579 ± 89.6	668 ±135.2	6. 98 ±1. 21
模型	65 ±10.1	199 ±18.7	1184 ±156.2	1172 ± 125.3	13.46 ±3.25
CAZ预防	18 ± 6.1	88 ±22.4	508 ± 92.3	779 ± 129.5	6.86 ±1.25
同时治疗	25 ± 7.9	120 ± 18.5	675 ± 103.6	788 ± 122.4	10.23 ± 2.56
感染 4h治疗	38 ± 9.0	135 ± 15.7	521 ± 89.6	992 ±129.6	11.98 ±1.98
IPM预防	17 ± 5.8	78 ±29.1	523 ± 90.3	725 ± 120.6	6.41 ±1.18
同时治疗	27 ± 9.8	116 ± 17.6	653 ± 115.6	768 ± 118.7	10.10 ± 2.05
感染 4h治疗	40 ±11.2	129 ±10.6	556 ± 91.3	972 ±126.9	11.96 ±2.09

注:ALT的空白对照组、CAZ预防、CAZ同时治疗、IPM预防、IPM同时治疗 5组相比,P>0.05,这 5组与其他 3组相比,P<0.01;模型组、CAZ 感染 4h治疗、IPM感染 4h治疗 3组相比,P>0.05,这 3组与其他 5组相比,P<0.01;CAZ的 3组与 IPM的对应 3组之间相比,P>0.05。 BUN 的各组之间比较同 ALT相同。 AST、LDH、CK各组间相比,P>0.05。

Note: Control compared with CAZ preventing, CAZ simultaneous treatment, IPM preventing, IPM simultaneous treatment, P > 0.05 (ALT, BUN), the previous five groups compared with other groups, P < 0.01 (ALT, BUN); Model compared with CAZ treatment in 4h and IPM treatment in 4h, P > 0.05 (ALT, BUN), the previous three groups compared with other groups, P < 0.01 (ALT, BUN); The three groups of CAZ treatment compared with the three groups of IPM treatment correspondingly, P > 0.05 (ALT, BUN). Three were no different in all groups of AST, LDH and CK(P > 0.05).

3 讨论

肺炎克雷伯菌的确切发病机制尚未完全阐明,一般认为 其荚膜抗原可以与其他含荚膜细菌(如肺炎球菌 流感杆菌) 的多糖抗原有交叉反应,通常荚膜被认为可以增加肺炎克雷 伯菌的毒力,荚膜成分中的酸性多糖可以减慢或抑制巨噬细胞向感染病灶移动,机体免疫系统对其清除力减弱,使得该菌在机体内大量繁殖,释放毒素而致病。肺炎克雷伯菌感染的病理特点是细菌生长繁殖快,在各脏器可形成单发或多发

性脓肿,渗出液中含有大量带有荚膜的革兰阴性杆菌,单个存在或成簇状。

肺炎克雷伯菌是常见的引起呼吸道感染的革兰阴性杆菌,在肺部感染的病原中占第 3位^[1],该易产生超广谱 β内酰胺酶而导致对多种抗菌药物耐药。产 ESBLs可导致肺炎克雷伯菌对第三代头抱头孢菌素、单环酰胺类以及第四代头孢菌素等氧亚氨基 β内酰胺类抗生素耐药,而对碳青霉烯类以及头霉素敏感,且这种耐药性可被 β内酰胺酶抑制剂如克拉维酸所抑制。肺炎克雷伯菌产 ESBLs率较高,国外报道^[2] 其产酶率约 10% ~40%,最近有报道^[3]黎巴嫩一家大型医院临床分离出的 1248株肺炎克雷伯菌中 20%产 ESBLs,以 ICU分离出的菌株产 ESBLs率最高,为 38.4%;国内华山医院报道^[4],ICU等科室分离出的肺炎克雷伯菌产 ESBLs率高达51%。与欧美国家明显不同的是,国内研究报道肺炎克雷伯菌临床分离菌株中 ESBLs以 CTX-M基因型为主,其主要水解底物为头孢噻肟,但对头孢他啶水解率很低。产 ESBLs肺炎克雷伯菌致院内感染流行的报道也较多。

但是,本实验研究发现:感染部位不同,产 ESBLs肺炎克雷伯菌的致病性差异很大。该菌经呼吸道感染小鼠后,临床表现不典型,致病力不强,这一点与上述文献报道不一致;但是该菌腹腔感染小鼠后,小鼠在 4h内即发病,且临床症状典型,死亡率极高,这与很多文献报道一致[5]。就其原因,实验误差可能是主要方面,细菌经滴鼻途径感染小鼠,菌量难以控制,部分细菌未能进入小鼠呼吸道而入消化道,部分细菌因小鼠气道反应而喷出体外,使得真正进入小鼠体内的细菌有限,不能反映该菌的真正呼吸道致病性;该菌腹腔感染实验操作可控,误差小,因此,经腹腔途径感染的小鼠致病性能够反映该菌的毒力,可以采用该途径进一步研究产 ESBLs肺炎克雷伯菌的致病性。

本实验根据产 ESBLs肺炎克雷伯菌的体外药敏试验结果,分析了头孢他啶对小鼠腹腔感染该菌的保护作用[6-7],发现治疗方法不同其疗效差异较大:经预防给药后,在小鼠感染之前,其体内的血药浓度已经基本达到平衡,感染同时再次给药,小鼠体内血药浓度已经平衡。这样细菌刚进入体内,药物就充分发挥作用而将细菌杀灭,细菌不能在体内繁殖致病,因此,经预防给药后,头孢他啶的对产 ESBLs肺炎克雷伯菌感染小鼠保护作用强。在感染同时给药,小鼠体内血

药浓度不稳定,还未达到平衡,而肺炎克雷伯菌繁殖速度极快,小鼠对肺炎克雷伯菌感染特别敏感,产生一系列的生理病理变化,因此,头孢他啶对产 ESBLs肺炎克雷伯菌小鼠的保护作用不如预防给药效果好,各生化指标和血常规指标变化比预防组小鼠明显。感染后给药,细菌迅速繁殖,在药物发挥作用前,小鼠各脏器均已受累,产生强烈的生理病理变化,表现为各项生化指标和血常规指标变化显著.死亡率高。

总之,产 ESBLs肺炎克雷伯菌感染不同部位,所表现出来的临床症状和预后有一定的差异,具体原因有待进一步深入研究,体外敏感的头孢他啶对产 ESBLs肺炎克雷伯菌感染具有保护作用,但应该尽早用药。

参考文献

- [1] Pena C, Pujol M, Ardanuy C, et al. An outbreak of hopital-acquired Klebsiela pneunmonia, including strains producing extended spectrum beta-lactamase [J], J Hosp Infect, 2001, 47(1):53-59.
- [2] Kariuki S, Corkill JE, Revathi G, et al. Molecular characterization of a novel plasm id-encoded cefotaximase (CTX-M-12) found in clinical Klebsiella pneunmoniae isolates from Kenya [J]. Antimicrob Agents Chemother, 001, 45(7): 2141.
- [3] Poirel, Naas T, Guibert M, et al. Molecular and biochem ical Character ization of VEB-1, a novel class A extended-spectrum beta-lactamase encoded by an Escherichia coli integron gene [J]. Antim icrob Agents Chemother, 1999, 43(3):573.
- [4] Rupp M E, Fey P D. Extended spectrum beta-lactamase(ESBL) producing Enterobacteriaceae: considerations fordiagnosis, prevention and drug treatment [J]. Drugs, 2003, 63:353.
- [5] Daoud Z, Hakime N. Prevalence and susceptibility patterns of extended-spectrum beta-lactamase-producing Escherichia coli and Klebsiella pneunmoniae in a general university hospital in Beirut, Lebanon [J]. Rev Esp Quim ioter, 2003, 16(2):33.
- [6] Xiong Z, Zhu D, Zhang Y, et al. Extended-spectrum beta-lactamase in Klebsiella pneumnoniae and Escherichiacoli isolates [J].
 Chin med J, 2002, 82(21):1476.
- [7] 余道军,周田美,董晓勤,等.产 ESBLs细菌体外药敏试验结果报告探讨[J].江西医学检验杂志、2005、23:56-57.

收稿日期:2005-12-19