

Prevalence of CTX-M-15 β -lactamase Genes in Escherichia coli Strains Using PCR

Somayeh Parsania¹,
Mohammad Sohrabpour²

¹ MSc in Microbiology, Faculty of Sciences, Alzahra University, Tehran, Iran,

² MSc in Microbiology, Faculty of Sciences, Islamic Azad University, Zanjan Branch, Zanjan, Iran

(Received April 23, 2014 ; Accepted August 16, 2014)

Abstract

Background and purpose: Presence of extended spectrum β -lactamase (ESBL) genes plays an important role in spreading β -lactam antibiotic resistance in the producing strains of these enzymes. The resistance of gram-negative bacteria, such as *Escherichia coli*, to different antimicrobial agents, has increasingly been reported. This study was conducted to determine the prevalence of ESBL in *Escherichia coli* isolates

Material and Methods: This analytical cross-sectional study was carried out between March 2013 and February 2014 on 131 bacterial of *Escherichia coli* which were isolated from clinical patient specimens in general hospitals in Urmia (northwest Iran). The frequency of ESBL producing strains was determined via the combined disk method. The presence of β -lactamase gene of CTX-M-15 in ESBL was assessed by PCR method.

Results: clinical presentations of infection were UTI in 108 cases (82.44%), septicemia in 15 cases (11.45%), wound infection in 7 cases (5.34%), and meningitis in 1 case (0.76%). Frequency of ESBL positive in *Escherichia coli* isolates was 55 cases (41.98%) of which 23.63% were positive for CTX-M-15 β -lactamases resistance gene.

Conclusion: The rate of ESBLs producing strains is highly increasing, therefore, using an appropriate treatment protocol based on the antibiogram pattern of the strains is highly recommended

Keywords: Extended-spectrum β -lactamases, *Escherichia coli*, CTX-M-15

شیوع ژن بتالاکتاماز CTX-M-15 در سویه های بالینی اشرشیا کلی توسط روش PCR

سمیه پارسانیا^۱
محمد سهراب پور^۲

چکیده

سابقه و هدف: حضور ژن های بتالاکتاماز وسیع الطیف به ویژه نوع CTX-M نقش مهمی در ایجاد مقاومت سویه های مولد این آنزیم ها به آنتی بیوتیک های بتا لاکتام ایفا می کنند. مقاومت باکتری های گرم منفی از جمله *Escherichia coli* نسبت به آنتی بیوتیک های مختلف، به خصوص بتالاکتام ها به طور روزافزون گزارش شده است. این مطالعه با هدف ارزیابی بتالاکتمازهای وسیع الطیف در باکتری *E. coli* صورت پذیرفت.

مواد و روش ها: در این مطالعه مقطعی - تحلیلی که از فروردین تا بهمن سال ۹۲ در بیمارستان های عمومی شهر ارومیه صورت گرفت، ۱۳۱ نمونه *E. coli* جداسازی و جهت بررسی بتالاکتمازهای وسیع الطیف از روش Combined Disk استفاده شد. DNA با روش جوشیدن استخراج شد و از نظر وجود ژن CTX-M-15 با روش PCR مورد بررسی قرار گرفت.

یافته ها: ۱۰۸ باکتری *E. coli* از عفونت ادراری (۸۲/۴۴ درصد)، ۱۵ مورد از سپتی سمی (۱۱/۴۵ درصد)، ۷ مورد از عفونت زخمی (۵/۳۴ درصد) و ۱ مورد هم از بیمار مبتلا به مننژیت (۷/۶ درصد) جداسازی شد. از ۱۳۱ مورد جداسازی شده، ۵۵ مورد (۴۱/۹۸ درصد) دارای مقاومت داروی چندگانه بودند. ۲۳/۶۳ درصد از سوی های مقاوم دارای بتالاکتمازهای وسیع الطیف از نوع CTX-M-15 بودند.

استنتاج: با توجه به شیوع رو به افزایش سویه های تولید کننده بتالاکتمازهای وسیع الطیف، استفاده از پروتکل درمانی مناسب براساس تعیین الگوی آنتی بیوگرام سویه ها، قویاً توصیه می شود.

واژه های کلیدی: بتالاکتماز وسیع الطیف، اشرشیا کلی، CTX-M-15

مقدمه

بتالاکتمازهای نوع CTX-M بر اساس تشابه توالی اسید آمینه ای به ۵ گروه اصلی شامل CTX-M-2, CTX-M-9, CTX-M-1, 8, CTX-M-25/26 طبقه بندی می شود. ژن CTX-M-15 برای اولین بار از نمونه های *E. coli* با منشا مدفوعی شناسایی شد که از نظر ساختاری

در بین انواع مقاومت های تولید شده به وسیله باکتری ها، انواعی که توانایی تولید آنزیم بتالاکتماز وسیع الطیف (ESBL) را دارند، از اهمیت خاصی برخوردار می باشند (۱). ژن های اصلی کد کننده ESBLs به گروه های SHV, TEM و CTX-M تعلق دارند.

مؤلف مسئول: سمیه پارسانیا - تهران، میدان ونک، ده ونک، گروه میکروبیولوژی دانشکده علوم پایه دانشگاه الزهرا E-mail: somayeh.parsabnia@yahoo.com

۱. کارشناس ارشد میکروبیولوژی از دانشکده علوم پایه دانشگاه الزهرا (س)، ایران

۲. کارشناس ارشد میکروبیولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد زنجان، ایران

تاریخ دریافت: ۱۳۹۳/۲/۳ تاریخ ارجاع جهت اصلاحات: ۱۳۹۳/۴/۱۴ تاریخ تصویب: ۱۳۹۳/۵/۲۵

میلی متر باشد، تولید ESBLs مثبت تلقی می شود (تصویر شماره ۱) (۴).



تصویر شماره ۱: تست تایید فوتیبه به روش دیسک دو تایی

DNA ایزوله‌هایی که در این مرحله به عنوان سویه مولد ESBLs شناسایی شدند، از نظر حضور ژن CTX-M-15 به روش PCR مورد بررسی قرار گرفتند. هر نمونه داخل ویال اپندورف حاوی ۱۰۰ میکرولیتر آب مقطر استریل حل شد و سپس ورتکس شده، به مدت ۱۰-۱۵ دقیقه در داخل بن ماری جوش قرار داده شد. نهایتاً ویال‌ها را به مدت ۷ دقیقه در دور ۱۲۰۰۰ سانتریفوژ کرده، محلول رویی ویال‌ها برای انجام واکنش PCR مورد استفاده قرار گرفت. مخلوط اصلی واکنش PCR با حجم نهایی ۲۵ میکرولیتر شامل ۲ میکرولیتر کلرید منیزیم، ۲/۵ میکرولیتر بافر PCR، ۰/۵ میکرولیتر dNTPs، ۱۷/۳ میکرولیتر آب مقطر، ۲ میکرولیتر پرایمر رفت و برگشت CTX-M-15 (از هر کدام ۱ میکرولیتر) و ۰/۱ میکرولیتر آنزیم Taq پلیمرز بود و نهایتاً یک میکرولیتر DNA الگو به هر یک از ویال‌ها اضافه گردید (کلیه مواد از شرکت فرمتاز کشور آلمان تهیه شده است). توالی پرایمر و دماهای مورد استفاده بر طبق مطالعات محققین انتخاب گردید (جدول شماره ۱). برنامه دستگاه ترموسایکلر شامل مرحله واسرشته شدن اولیه در دمای ۹۵°C به مدت ۲ دقیقه، که با ۳۰ سیکل ادامه می‌یابد، مرحله واسرشته شدن در دمای ۹۴°C به مدت ۱ دقیقه، مرحله اتصال در دمای ۵۲°C به مدت ۱ دقیقه، مرحله طویل شدن در دمای ۷۲°C به مدت ۱/۵

فوق‌العاده شبیه ژن CTX-M-3 بوده و تنها تفاوت آن‌ها با یکدیگر در موقعیت یک اسید آمینه می‌باشد که باعث افزایش توانایی CTX-M-15 در تجزیه آنتی‌بیوتیک سفنازیدیم می‌شود. ژن های CTX-M-15 و CTX-M-3 در گروه CTX-M-9 قرار گرفته‌اند (۲). شیوع جهانی ژن CTX-M-15 منجر به جایگزین شدن ژن CTX-M-15 با ESBLs نوع SHV و TEM در اروپا، کانادا و آسیا شده است (۳). از آن جایی که Escherichia coli عامل اصلی در ایجاد عفونت‌های بیمارستانی به ویژه عفونت‌های ادراری عفونت‌های مجاری تنفسی تحتانی، احشایی، آبسه‌های کبدی کلاژیت و کوله سیستیت و آبسه‌های پانکراس می‌باشد و با توجه به افزایش روبه رشد این سویه‌ها در عفونت‌های بیمارستانی، تعیین الگوی مقاومت گونه‌های E. coli جدا شده از منابع بیمارستانی و شناسایی سویه‌های تولیدکننده بتالاکتاماز نوع CTX-M-15 در نمونه‌های بالینی از اهداف این تحقیق می‌باشد.

مواد و روش‌ها

۱۳۱ سویه E. coli از نمونه‌های مختلف (ادرار، زخم، خون و ...) بیماران بیمارستان‌های عمومی شهر ارومیه از مهر سال ۹۱ تا شهریور سال ۹۲ ایزوله و پس از انجام آزمایش بیوشیمیایی از جمله IMViC، دکربوکسیلاسیون اسیدهای آمینه، اکسیداز، مصرف مالونات، اوره از، حرکت و ... تعیین هویت شدند و از نظر حضور ESBLs با روش Combined Disk مورد بررسی قرار گرفتند. در این روش از دیسک‌های مرکب شامل یک دیسک سفنازیدیم (۳۰ میکروگرم) و یک دیسک مرکب (۳۰ میکروگرم سفنازیدیم + ۱۰ میکروگرم کلولانیک اسید) تهیه شده از شرکت ماست انگلستان استفاده شد که این دیسک‌ها در فاصله ۲۰ میلی‌متری از هم در محیط مولر هینتون آگار (مرک) قرار گرفتند. در صورتی که قطر هاله عدم رشد اطراف دیسک حاوی کلولانیک اسید پنج یا بیش تر از پنج

مشخص می‌شود که در ایجاد مقاومت در E.coli سایر کلاس‌های بتالاکتاماز وسیع الطیف دخالت دارند.

توجه به این که نتیجه تست فنوتیپی تأییدی ۴۱/۹۸ درصد می‌باشد و نتیجه تست ژنوتیپی ۲۳/۶۳ درصد است،

References

1. Paterson DL, and Bonomo RA. Extended-spectrum beta-lactamases: a clinical update. Clin Microbiol Rev. 2005; 18: 657–686.
2. Malini AB, Sageerabano S, Kowsalya R, Sarkar G. The Occurrence of CTX-M3 Type Extended Spectrum Beta Lactamases among Escherichia Coli Causing Urinary Tract Infections in a Tertiary Care Hospital in Puducherry. JCDR. 2012; 6(7): 1203-1206.
3. Cantón R, Coque TM. The CTX-M β -lactamase pandemic. Curr Opin Microbiol. 2006; 9(5): 466–475.
4. Livermore DM, Brown DF. Detection of beta-lactamase-mediated resistance. J Antimicrob Chemother. 2001; 48 (suppl 1): 59-64.
5. Rasheed J, Tenover F. Detection and characterization of antimicrobial resistance genes in bacteria. In: Murray P, Baron E, Jorgensen J, editors. Manual of clinical microbiology. 8th ed. Washington D. C 2003. p1196-212.
6. Mendonca N, Louro D, Castro AP, Diogo J, Canica M. CTX-M-15, OXA-30 and TEM-1-producing Escherichia coli in two Portuguese regions. J Antimicrob Chemother. 2006; 57: 1014-1016.
7. Tasli H, Bahar IH. Molecular characterization of TEM- and SHV-derived extended-spectrum beta-lactamases in hospital-based Enterobacteriaceae in Turkey. Jpn J Infect Dis. 2005; 58(3): 162-167.
8. Aminzadeh Z, Sadat KM, Sha'bani M. Bacteriuria by extended-spectrum Beta-lactamase-producing *Escherichia coli* and *Klebsiella pneumoniae*: isolates in a governmental hospital in South of Tehran, Iran. Iran J Kidney 2008; 2(4): 197-200.
9. Mirzaee M, Chitsaz M, Mansouri S, Pourmand MR. Antibiotic resistance to third generation cephalosporins due to CTX-M-Type extended-spectrum β -lactamases in clinical isolates of *Escherichia coli*. Iran J Pub Health. 2009; 38(1): 10-17.
10. Johnson JR, Johnston BD, Jorgensen JH, Lewis JS, Robisek A, Menard M, et al. Abstr. 48th Intersci. Conf. Antimicrob. Agents Chemother abstr 2008; K-3444.
11. Sidjabat HE, Paterson DL, Adams-Haduch JM, Ewan L, Pasculle AW, et al. Molecular Epidemiology of CTX- M- Producing *Escherichia coli* Isolates at a Tertiary Medical Center in Western Pennsylvania. AAC 2009; 53(11): 4733–4739.
12. Ryoo NH, Kim EC, Hong SG, Park YJ, Lee K, Bae IK, et al. Dissemination of the SHV-12 and the CTX-M type extended-spectrum beta-lactamases among the clinical isolates of *Escherichia coli* and *Klebsiella pneumoniae* and the emergence of GES-3 in Korea. J Antimicrobial Chemother. 2005; 56(4): 698-702.
13. Safari M, Shojapour M, Akbari M, Pourbabae A, Abtahi H. Dissemination of CTX- M- Type Beta-lactamase Among Clinical Isolates of *Enterobacteriaceae* in Markazi Province, Iran. Jundishapur J Microbiol. 2013; 6(8): e7182.
14. Ruppe E, Hem S, Lath S, Gautier V, Arieu F, Sarthou JL, et al. The CTX-M β -lactamases in *Escherichia coli* which were isolated from community-acquired urinary tract infections in Cambodia. Emerg Inf Dis. 2009; 15(5): 741-748.