

## بررسی میزان مقاومت آنتی بیوتیکی و ردیابی بتالاکتاماز طیف وسیع تیپ CTX-M در جدایه های بالینی سودوموناس آئروجینوزا در شهر مشهد

محبوبه نفعی مقدم<sup>۱\*</sup>، مریم حسینی حسن آبادی<sup>۱</sup>، هایده مبین<sup>۲</sup>

(۱) گروه زیست شناسی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه آزاد (اسلامی) واحد مشهد، ایران  
(۲) گروه میکروبی شناسی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه آزاد (اسلامی) واحد تبریز، ایران

تاریخ پذیرش: ۹۳/۳/۱۱

تاریخ دریافت: ۹۲/۱۱/۴

### چکیده

**مقدمه:** بتالاکتامازهای طیف وسیع (ESBL) باعث مقاومت برخی از باکتری ها به طیف وسیعی از آنتی بیوتیک های بتالاکتام می شوند. هدف از مطالعه حاضر بررسی مقاومت آنتی بیوتیکی جدایه های بالینی سودوموناس آئروجینوزا در مشهد و ردیابی ESBL تیپ CTX-M در میان آن ها بود.

**مواد و روش ها:** در این تحقیق باکتری های سودوموناس آئروجینوزا از نمونه های مختلف (زخم، ادرار، گوش، ریه، مایع صفاق و سایر مایعات بدن) بیماران بستری در شهر مشهد و سال ۱۳۹۲ جمع آوری شدند. سنجش حساسیت آنتی بیوتیکی با روش انتشار در آگار بر اساس استانداردهای کربای بایر انجام شد و فراوانی سویه های مولد ESBL با روش دیسک ترکیبی بررسی گردید. بعد از استخراج DNA پلاسمیدی حضور ژن bla<sub>CTX-M</sub> با روش واکنش زنجیره پلیمر راز و با استفاده از پرایمر اختصاصی ردیابی شد.

**یافته های پژوهش:** تمامی باکتری های جدا شده مقاوم به سفتریوزوکسیم، سفوکسیتین و اکساسیلین بودند. مقاومت به سیپروفلوکساسین، جنتامایسین، ایمی پنم، پپیراسیلین و کوتریموکسازول به ترتیب ۴۵/۳۱ درصد، ۴۸/۴۴ درصد، ۴۵/۳۱ درصد، ۴۳/۷۵ درصد و ۹۸/۴۴ درصد بود. درصد زیادی از جدایه های مولد ESBL در مقایسه با انواع غیر مولد ESBL، نسبت به کوتریموکسازول، جنتامایسین و پپیراسیلین مقاوم بودند که اختلاف برای جنتامایسین معنی دار بود. از ۶۴ باکتری جدا شده ۸ جدایه (۱۲/۵ درصد) مولد بتالاکتاماز طیف وسیع بودند و هیچ کدام از آن ها بتالاکتاماز نوع CTX-M نداشتند.

**بحث و نتیجه گیری:** نتایج تحقیق نشان داد که اگر چه مقاومت جدایه های بالینی سودوموناس آئروجینوزا نسبت به آنتی بیوتیک های بتالاکتام در جامعه مورد بررسی زیاد است، اما این مقاومت ناشی از شیوع ژن bla<sub>CTX-M</sub> در میان جدایه ها نبود و مقاومت آنتی بیوتیکی می تواند به انواع دیگری از بتالاکتامازها وابسته باشد.

**واژه های کلیدی:** مقاومت آنتی بیوتیکی، سودوموناس آئروجینوزا، بتالاکتاماز طیف وسیع، تیپ CTX-M

\* نویسنده مسئول: گروه زیست شناسی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه آزاد اسلامی واحد مشهد، ایران

## مقدمه

سودوموناس آئروجینوزا یک عامل بیماری زای فرصت طلب با مقاومت ذاتی نسبت به بسیاری از آنتی بیوتیک هاست که در دهه های اخیر به عنوان عامل مولد انواعی از عفونت های جدی در بیماران بستری، به ویژه افراد با نقص سیستم ایمنی شناسایی می شود، (۱). سودوموناس آئروجینوزا عامل حدود ۱۰ درصد عفونت های بیمارستانی شایع به حساب می آید، (۲). مقاومت های آنتی بیوتیکی در این باکتری می تواند مربوط به مقاومت های اکتسابی ناشی از انتقال پلاسمیدی باشد، (۱). یکی از مکانیسم های مقاومت آنتی بیوتیکی در این باکتری تولید بتالاکتامهاست که این آنزیم ها می توانند بسیاری از آنتی بیوتیک های بتالاکتام (مانند پنی سیلین، سفالوسپورین و کارباپنم) را غیر فعال سازند، (۳). این آنزیم ها از طریق هیدرولیز هسته مرکزی در آنتی بیوتیک های بتالاکتام باعث غیر فعال شدن آن ها می شوند. پیدایش آنتی بیوتیک های جدید از قبیل سفالوسپورین های طیف وسیع و رواج استفاده از آن ها در درمان عفونت ها باعث پیدایش دسته جدیدی از این آنزیم ها به نام بتالاکتامهای طیف وسیع (ESBL) شده است، (۴). بتالاکتامهای طیف وسیع، آنزیم های بتالاکتامازی هستند که اکسی ایمینوسفالوسپورین ها (سفوناکسیم، سفتریاکسون، سفتازیدیم) را هیدرولیز می نمایند و توسط مهارکننده های بتالاکتامازی مهار می شوند. طی سال های گذشته، شیوع سویه های مولد بتالاکتامهای طیف وسیع که اکسی ایمینوسفالوسپورین ها را هیدرولیز می نمایند، در بین جدایه های بالینی رو به افزایش بوده و منجر به محدودیت درمان های دارویی شده است. احتمال دارد فشار انتخابی استفاده زیاد از آنتی بیوتیک های جدید در درمان عفونت ها، ظهور انواع جدید بتالاکتاماز را به همراه داشته است، (۵،۶). در حال حاضر بتالاکتامازها به چهار رده A، B، C و D تقسیم بندی می شوند، (۷). بتالاکتامازهای رده A و C معمول ترین انواع هستند و مشابه گروه D دارای اسید آمینه سرین در سایت فعال خود می باشند، گروه B شامل متالوبتالاکتامازهاست. بتالاکتامازهای تیپ CTX-M متعلق به دسته A هستند که فعالیت هیدرولیزی آن در برابر سفوناکسیم بیشتر از سفتازیدیم است، (۸). CTX-M-1 اولین واریانتی بود که از سویه های اشریشیاکلی در آلمان شناسایی شد. ژن های کدکننده CTX-M اغلب روی پلاسمید قرار گرفته اند، (۹). متالوبتالاکتامازهای رده B (مثل

IMP و VIM) و رده A به ویژه آنزیم های VEB، PER و GES در باکتری های سودوموناس آئروجینوزا مهم هستند، (۱۰،۶). هر چند یک جدایه مولد CTX-M-1 از هلند، (۱۱)، و هم چنین جدایه های مولد CTX-M-2 و CTX-M-43 در بولیوی گزارش شده اند، (۱۲). در تحقیق انجام شده بر روی ۴۳ باکتری سودوموناس آئروجینوزای مقاوم به سفتازیدیم جدا شده از عفونت های خونی بیماران بستری در بیمارستان برزیل در سال ۲۰۰۵ مشخص شد که ۹ جدایه (۲۰/۹ درصد) آنزیم نوع GES-1 (۷ جدایه، ۱۶/۳ درصد) و یا CTX-M-2 (۲ باکتری، ۴/۶ درصد) تولید می کنند. (۱۰)

به این دلیل که سودوموناس آئروجینوزا یکی از عوامل عفونی شایعی است که از نمونه های بالینی در بیمارستان های مشهد به وفور جدا می شود و اطلاع کافی از ژن های مولد بتالاکتاماز این باکتری در بیمارستان های مشهد وجود ندارد، در تحقیق حاضر تلاش بر بررسی مقاومت های آنتی بیوتیکی جدایه های بالینی سودوموناس آئروجینوزا و ردیابی سویه های مولد بتالاکتامازهای طیف وسیع تیپ CTX-M در میان آن ها با استفاده از واکنش زنجیره پلی مرز (PCR) بود.

## مواد و روش ها

جداسازی باکتری ها: باکتری های سودوموناس آئروجینوزا از نمونه های بالینی مختلف شامل نمونه های زخم، ادرار، گوش، ریه، مایع صفاق، مایع مفصل و مایع پلور از بیماران بستری در بخش های مختلف بیمارستان های مشهد در اوایل سال ۱۳۹۲ جدا شدند. نمونه های تکراری حذف شدند. باکتری ها با استفاده از رنگ آمیزی گرم، مورفولوژی کلنی و آزمایشات بیوشیمیایی شامل آزمایش های اکسیداز، عدم تخمیر قند در TSI آگار، حرکت، کشت در ستریماید آگار و رشد در ۴۲ درجه سانتی گراد شناسایی شدند.

حساسیت آنتی بیوتیکی باکتری های جدا شده و شناسایی فنوتیپی باکتری های مولد ESBL: حساسیت آنتی بیوتیکی باکتری های جدا شده نسبت به آنتی بیوتیک های بتالاکتام و غیربتالاکتام با روش کربای بایر مطابق با دستورات موسسه استانداردهای آزمایشگاهی و بالینی (CLSI) مورد بررسی قرار گرفت. برای این منظور از سوسپانسیون باکتریایی ۱۸ تا ۲۰ ساعته با کدورت معادل نیم مک فارلند<sup>۱۰</sup> (۱/۵×۱۰<sup>۸</sup>) باکتری در هر میلی لیتر) استفاده شد که با

MU2: 5'- TGG GTR AAR TAR GTS ACC  
AGA-3 ( استفاده شده، (۱۶). شرایط انجام PCR پس از  
بهینه شدن به شرح زیر بود:

مرحله شروع (۹۴ درجه سانتی گراد به مدت ۵ دقیقه)، ۳۵  
چرخه شامل مراحل واسرشت (۹۴ درجه سانتی گراد، ۳۰  
ثانیه)، اتصال (۵۲ درجه سانتی گراد، ۳۰ ثانیه) و طویل  
شدن (۹۴ درجه سانتی گراد، ۳۰ ثانیه) و مرحله طویل شدن  
نهایی (۷۲ درجه سانتی گراد، ۵ دقیقه). مخلوط واکنش با  
حجم ۳۰ میکرولیتر شامل ۲  $\mu\text{l}$  از DNA پلاسمیدی (۸۰-  
۵۰ نانوگرم)، ۳  $\mu\text{l}$  بافر (۱۰X) PCR، ۱  $\mu\text{l}$  از پرایمرها با  
غلظت ۱۰ میلی مولار، ۰/۵  $\mu\text{l}$  مخلوط dNTP با غلظت  
۱۰ پیکومول، ۱  $\mu\text{l}$  از  $\text{MgCl}_2$  با غلظت ۵۰mM و ۵۰  
۰/۲۵ آنزیم Taq DNA پلی مرز (۵۰/۱) بود. برای  
اطمینان از تکثیر DNA باکتریایی که طول آن ۵۳۹ جفت  
باز (bp) بود، محصولات PCR در کنار نشانگر ۱۰۰ bp  
(Fermentas- Lativa) بر روی ژل آگاروز ۱ درصد  
الکتروفورز شدند. برای تجزیه و تحلیل داده ها از نرم افزار  
SPSS vol.16 استفاده شد. حساسیت و مقاومت آنتی  
بیوتیکی باکتری ها بر اساس میانگین قطر هاله عدم رشد  
پس از سه بار تکرار و به صورت درصد مشخص گردید. برای  
مقایسه مقاومت نسبت به آنتی بیوتیک های غیر بتالاکتام  
بین دو گروه باکتری های مولد ESBL و فاقد ESBL از  
آزمون کای اسکور استفاده شد و P کم تر از ۰/۰۵ به عنوان  
اختلاف معنی دار در نظر گرفته شد.

#### یافته های پژوهش

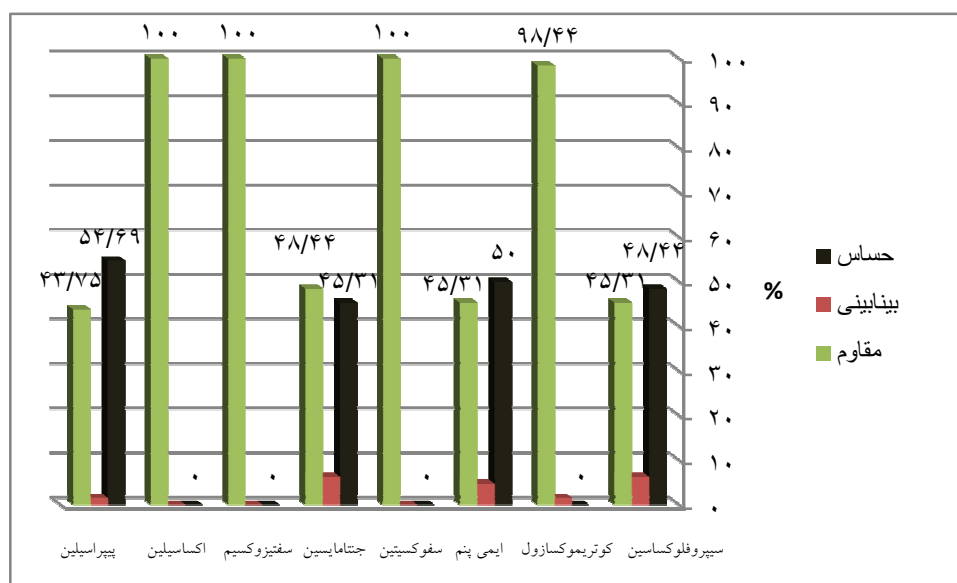
در مجموع ۶۴ باکتری سودوموناس آئروجینوزا از نمونه  
های بالینی مختلف از بیمارستان بستری در بیمارستان های  
مشهد جمع آوری شد. تمامی باکتری های سودوموناس  
آئروجینوزای جدا شده نسبت به آنتی بیوتیک های  
سفتیزوکسیم، سفوکسیتین و اکساسیلین مقاوم بودند. نمودار  
شماره ۱ الگوی حساسیت آنتی بیوتیکی جدایه ها را نسبت  
به آنتی بیوتیک های مورد آزمایش نشان می دهد. همان  
طوری که در نمودار مشخص است میزان مقاومت  
باکتری ها نسبت به آنتی بیوتیک های مورد آزمایش  
زیاد است. بیشترین میزان حساسیت نسبت به  
پیپراسیلین (۵۴/۶۹ درصد) و سپس به ایمپنم (۵۰  
درصد) بود. (نمودار شماره ۱)

روش کشت یکنواخت بر روی محیط مولر هینتون آگار تلقیح  
شد. دیسک های آنتی بیوتیکی استاندارد از شرکت MAST  
انگلستان با فواصل استاندارد بر روی محیط قرار گرفتند.  
پلیت ها در ۳۷ درجه سانتی گراد به مدت ۱۸ تا ۲۴ ساعت  
قرار گرفتند، (۱۳). از اشرفیای کلی ATCC 25922 به  
عنوان سویه کنترل استفاده شد. دیسک ها عبارت بودند از  
ایمی پنم (۱۰۰  $\mu\text{g}$ )، سفوکسیتین (۳۰  $\mu\text{g}$ )،  
سفتیزوکسیم (۳۰  $\mu\text{g}$ )، اکساسیلین (۱  $\mu\text{g}$ )،  
سیپروفلوکساسین (۵  $\mu\text{g}$ )، جنتامایسین (۱۰۰  $\mu\text{g}$ )  
و کوتریموکسازول (۲۵  $\mu\text{g}$ ).

برای تعیین باکتری های مولد بتالاکتاماز از آزمایش  
تاییدی CLSI استفاده شد. بدین منظور پس از تهیه کشت  
خالص و یکنواخت بر روی محیط مولر هینتون آگار، دیسک  
های سفنازیدیم (۳۰ میکروگرم) و سفنازیدیم/کلاولانیک  
اسید (۱۰/۳۰ میکروگرم) با فاصله ۱۵ میلی متر روی سطح  
محیط قرار داده شدند. پلیت ها در گرمخانه ۳۷ درجه سانتی  
گراد در شرایط هوازی به مدت ۱۸ تا ۲۴ ساعت قرار داده  
شدند. چنان چه افزایشی به مقدار ۵ میلی متر یا بیشتر در  
اندازه قطر هاله عدم رشد دیسک سفنازیدیم/کلاولانیک  
اسید نسبت به دیسک سفنازیدیم تنها دیده شد، باکتری به  
عنوان باکتری مولد ESBL در نظر گرفته شد. (۱۴، ۱۵)

استخراج DNA پلاسمیدی باکتری های سودوموناس  
آئروجینوزای مولد ESBL: یک یا دو کلنی خالص از باکتری  
های تازه کشت شده به ۳ میلی لیتر از محیط لوریا  
برتانی (LB) حاوی ۱۰۰  $\mu\text{g}$  آمپی سیلین در شرایط استریل  
تلقیح شد. لوله ها بعد از تلقیح باکتری در گرمخانه شیکردار  
۳۷ درجه سانتی گراد با دور ۱۸۵ rpm به مدت ۱۷ تا ۱۸  
ساعت قرار داده شدند. پلاسمید باکتری ها با استفاده از کیت  
شرکت سینا کلون (50 Preps) مطابق دستور شرکت  
استخراج شد. DNA استخراج شده بر روی ژل ۱/۵ درصد  
به مدت ۲۵-۲۰ دقیقه و ولتاژ ۹۰ الکتروفورز گردید. وجود  
باندها با استفاده از رنگ آمیزی با Green viewer و  
دستگاه Gel document مورد بررسی قرار گرفت.

ردیابی ژن bla<sub>CTX-M</sub> با استفاده از واکنش زنجیره‌ی پلی  
مرز (PCR): برای ردیابی ژن bla<sub>CTX-M</sub> از پرایمر  
اختصاصی CTX-MU1: 5'- ATG ( ) CTX-MU  
CTX-و-TGC AGY ACC AGT AAR GT-3'



نمودار شماره ۱. الگوی حساسیت آنتی بیوتیکی جدایه های سودوموناس آئروجینوزا در مشهد

به سه آنتی بیوتیک سفتیزوکسیم، سفوکسیتین و اکسالیلین مقاوم بودند. میزان مقاومت به آنتی بیوتیک های سیروفلوکسازین، جنتامایسین، کوتریموکسازول در میان باکتری های مولد ESBL بیشتر از انواع فاقد ESBL بود که اختلاف برای جنتامایسین معنی دار بود. ( $P < 0.05$ )

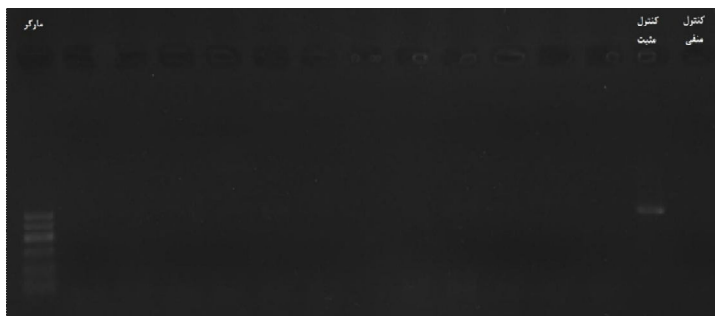
بر اساس آزمایش فنوتیپی از میان ۶۴ باکتری جدا شده، ۸ جدایه (۱۲/۵ درصد) دارای بتالاکتاماز طیف وسیع بودند. جدول شماره ۱ میزان حساسیت و مقاومت آنتی بیوتیکی را بین جدایه های مولد ESBL و فاقد ESBL مقایسه می کند. همان طوری که پیش از این گفته شد، تمامی جدایه های  $ESBL^+$  و  $ESBL^-$  نسبت

جدول شماره ۱. مقایسه حساسیت و مقاومت آنتی بیوتیکی در جدایه های سودوموناس آئروجینوزای مولد  $ESBL^-$  (n=۸) و فاقد  $ESBL^+$  (n=۵۶)

آنتی بیوتیک	$ESBL^+$ تعداد(درصد)			$ESBL^-$ تعداد(درصد)		
	حساس	بینابینی	مقاوم	حساس	بینابینی	مقاوم
سیروفلوکسازین	۲ (۲۵)	۲ (۲۵)	۴ (۵۰)	۲۹ (۵۱/۷۹)	۲ (۳/۵۷)	۲۵ (۴۴/۶۴)
جنتامایسین	۱ (۱۲/۵)	۰	۷ (۸۷/۵)	۲۸ (۵۰)	۴ (۷/۱۴)	۲۴ (۴۲/۸۶)
کوتریموکسازول	۰	۰	۸ (۱۰۰)	۰	۱ (۱/۷۹)	۵۵ (۹۸/۲۱)
ایمی پنم	۴ (۵۰)	۲ (۲۵)	۲ (۲۵)	۲۸ (۵۰)	۱ (۱/۷۹)	۲۷ (۴۸/۲۱)

نشان داد که باکتری های جدا شده فاقد بتالاکتامازهای طیف وسیع از نوع CTX-M هستند. (شکل شماره ۱)

پس از تعیین جدایه های مولد  $ESBL^-$ ، DNA پلاسمیدی آن ها استخراج شد. آزمایش PCR با استفاده از پرایمر اختصاصی و باکتری کنترل مثبت



شکل شماره ۱. الکتروفورز محصولات PCR ژن blaCTX-M بر روی ژل آگارز در کنار مارکر استاندارد ۱۰۰ جفت بازی، راست: کنترل منفی و کنترل مثبت، بقیه نمونه ها هستند که برای آن ها باندی مشاهده نمی شود.

## بحث و نتیجه گیری

پیدایش آنتی بیوتیک های بتالاکتاماز در میان باکتری ها باعث پدیده مقاومت در بسیاری از باکتری های مسبب عفونت های بیمارستانی شده و در نتیجه درمان عفونت های حاصل از آن ها را با مشکلات جدی رو به رو ساخته است. (۱۷)

در مطالعه حاضر از مجموع ۶۴ باکتری سودوموناس جدا شده، ۸ باکتری (۱۲/۵ درصد) مولد ESBL بودند که هیچ کدام ژن blaCTX-M را نداشتند. تمامی باکتری های جدا شده نسبت به سفوکسیتین، سفتریوکسیم و اکساسیلین مقاوم بودند و میزان مقاومت به سیپروفلوکساسین، جنتامایسین، ایمی پنم، پیراسیلین و کوتریموکسازول به ترتیب ۴۵/۳۱ درصد، ۴۸/۴۴ درصد، ۴۵/۳۱ درصد، ۴۳/۷۵ درصد و ۹۸/۴۴ درصد بود. درصد بیشتری از باکتری های مولد ESBL در مقایسه با انواع غیر مولد ESBL، مقاوم به سیپروفلوکساسین، جنتامایسین، کوتریموکسازول و پیراسیلین بودند که اختلاف برای جنتامایسین معنی دار بود. این احتمال هست که ژن مقاومت به این آنتی بیوتیک همراه با ژن ESBL منتقل شود. به دنبال جستجویی که در مقالات و منابع موجود انجام گرفت گزارش هایی مبنی بر ردیابی ژن blaCTX-M در میان جدایه های بالینی سودوموناس آئروجینوزا مشاهده شد. در مطالعه ای (۱۳۸۸) بر روی ۱۲۰ جدایه بالینی سودوموناس آئروجینوزا از بیماران بستری بخش سوختگی در بیمارستان کرمان، ۴۱ جدایه (۳۴/۲ درصد) مولد ESBL و یک سویه دارای ژن blaCTX-M بود، (۱۸). در مطالعه ای دیگر که در سال ۱۳۹۱ بر روی بیماران بستری در بیمارستان های کرمان انجام شده است، از ۹۳ باکتری سودوموناس آئروجینوزای جدا شده، ۵۹/۴ درصد مولد ESBL بودند و در میان آن ها یک سویه حامل ژن blaCTX-M بود. مقاومت آنتی بیوتیکی نسبت به جنتامایسین و سیپروفلوکساسین به ترتیب ۳۶/۶ درصد و ۳۶/۴ درصد بود، (۱۹). شیوع بتالاکتامازهای طیف وسیع در جدایه های بالینی

سودوموناس آئروجینوزا در کرمان بیشتر از مطالعه حاضر بوده است. در پژوهشی (۱۳۹۰) که ۱۵۰ باکتری سودوموناس آئروجینوزا از بیماران بستری با عفونت ادراری در بیمارستان امیرالمومنین شهر زابل جدا شد، ۲۰ جدایه (۱۳/۳ درصد) حامل بتالاکتاماز طیف وسیع بودند و مقاومت آنتی بیوتیکی نسبت به جنتامایسین، سیپروفلوکساسین و کوتریموکسازول به ترتیب ۲۵ درصد، ۱۵ درصد و ۶۵ درصد بود. تمامی جدایه ها فاقد ژن blaCTX-M بودند، (۲۰). در مطالعه ای دیگر که در سال ۱۳۸۹ از بیمارستان شهید بهشتی کاشان گزارش شده است، از ۱۰۰ باکتری سودوموناس آئروجینوزای جدا شده از نمونه های مختلف بالینی و محیطی، ۸ جدایه (۸ درصد) مولد بتالاکتاماز بودند و یک سویه دارای ژن blaCTX-M بود که در میان آن ها میزان مقاومت آنتی بیوتیکی نسبت به جنتامایسین و سیپروفلوکساسین به ترتیب ۲۳ درصد و ۱۶ درصد بود، (۲۱). در تحقیقی دیگر در سال ۱۳۹۰ بر روی ۸۶ جدایه سودوموناس آئروجینوزا در بیمارستان بهشتی شهرستان کاشان انجام گرفت، ۸/۱ درصد باکتری ها دارای ESBL بودند و یک جدایه حامل ژن blaCTX-M بود. ۲۴/۴ درصد و ۱۷/۴ درصد باکتری های جدا شده نسبت به جنتامایسین و سیپروفلوکساسین مقاوم بودند، (۲۲). در تحقیقی از بیماران دو بیمارستان در تهران (۱۳۸۸)، مقاومت نسبت به پیراسیلین، جنتامایسین، ایمی پنم و سیپروفلوکساسین به ترتیب ۴۶ درصد، ۳۱ درصد، ۱۹/۵ درصد و ۶ درصد گزارش شده است. به نظر می رسد میزان مقاومت آنتی بیوتیکی در جدایه های بالینی سودوموناس آئروجینوزای مشهد بیشتر از گزارش های سایر شهرهاست و یا میزان مقاومت در این باکتری رو به افزایش است. (۲۳)

در مطالعه ای (۲۰۰۵) که بر روی ۲۵۲ جدایه بالینی سودوموناس آئروجینوزای جدا شده از ۱۲ بیمارستان و یک آزمایشگاه در کرمان انجام شد، هیچ یک از آن ها دارای ژن

آن ها ردیابی نشد. با توجه به گزارشات سایر تحقیق ها در مجموع به نظر می رسد شیوع ژن bla<sub>CTX-M</sub> در میان باکتری های سودوموناس آئروجینوزا کم است.

عدم ردیابی ژن bla<sub>CTX-M</sub> در میان باکتری های مورد بررسی و زیاد بودن مقاومت های آنتی بیوتیکی در میان آن ها نشان می دهد که مقاومت در این جدایه ها بیشتر ناشی از ژن های دیگر ESBL و یا سایر مکانیسم های مقاومت آنتی بیوتیکی است که نیاز به تحقیقات بیشتر در رابطه با ردیابی سایر ژن های ESBL در این ناحیه دارد.

### سپاسگزاری

این مطالعه با حمایت مالی دانشگاه آزاد اسلامی واحد مشهد انجام شده است که بدین وسیله از مسئولین محترم این دانشگاه تشکر و قدردانی می شود.

bla<sub>CTX-M</sub> نبودند، (۲۴). در تحقیقی دیگر (۲۰۰۵) بر روی ۴۳ جدایه بالینی سودوموناس آئروجینوزا از بیماران با عفونت خونی در بیمارستان برزیل انجام شد، ۹ باکتری (۲۰/۹ درصد) دارای ESBL و ۲ جدایه حامل ژن bla<sub>CTX-M</sub> بودند، (۱۰). از ۵۰ باسیل گرم منفی غیرتخمیری گزارش شده از بیمارستانی در هند (۲۰۰۸)، ژن bla<sub>CTX-M</sub> در ۱ باکتری (۲ درصد) ردیابی شد، (۲۵). مقایسه مطالعه حاضر با سایر مطالعات نشان می دهد که بتالاکتامازهای طیف وسیع در میان جدایه های بالینی سودوموناس آئروجینوزای مشهد، در مقایسه با میزان گزارش شده از کرمان کمتر و در مقایسه با کاشان بیشتر است.

نتایج تحقیق، زیاد بودن مقاومت های آنتی بیوتیکی را در میان جدایه های سودوموناس آئروجینوزا در ناحیه مورد بررسی و تولید بتالاکتامازهای طیف وسیع را در برخی از آن ها تایید نمود. در حالی که ژن تولید بتالاکتاماز CTX-M در هیچ یک از

### References

1. Shahid M, Malik A, Sheeb A. Multidrug resistant *Pseudomonas aeruginosa* strains harboring R-plasmids and Amp C  $\beta$ -lactamases isolated from hospitalized burn patients in tertiary care hospital of North India. *FEMS Microbiol Lett* 2003; 228:181-6.
2. Smith S, Ganiyu O, John R, Fowora M, Akinsindle K, Oeigah P. Antimicrobial resistance and molecular typing of *Pseudomonas aeruginosa* isolated from surgical wounds in Lagos, Nigeria. *Act Med Iran* 2012; 50:433-8.
3. Murray PR, Rosenthal KS, Pfaller MA. *Medical Microbiology*. 7<sup>th</sup> ed. Goldberger, Elsevier Mosby; 2012.
4. Tenover FC, Raney PM, Williams PP, Rasheed JK, Biddle JW, Oliver A, et al. Evaluation of the NCCLS extended-spectrum beta-lactamase confirmation methods for *Escherichia coli* with isolates collected during Project ICARE. *J Clin Microbiol* 2003; 41: 3142-46.
5. Babypadmini S, Appalaraju B. Extended spectrum beta-lactamases in urinary isolates of *Escherichia coli* and *Klebsiella pneumoniae*-Prevalence and susceptibility pattern in a tertiary care hospital. *Indian J Med Microb* 2004; 22: 172-4.
6. AL- Jasser AM. Extended spectrum beta-lactamases (ESBLs): a global problem. *Kuwait Med J* 2006; 38: 171-85.
7. Sridar Rao PN. Extended spectrum beta-lactamase. *JJMC* 2010; 5:1-32.
8. George AJ. The New beta- lactamases. *N Engl J Med* 2005; 352: 380-91.
9. Bonnet R. Growing group of extended spectrum beta- lactamases: the CTX-M enzymes. *Anti Microbial Agent Chemo* 2004; 48: 1-44.
10. Picao RC, Poirel L, Gales AC, Nordmann P. Diversity of beta-lactamases produced by ceftazidime-resistant *Pseudomonas aeruginosa* isolates causing bloodstream infections in Brazil. *Antimicrob Agents Chemother* 2009; 53:3908-13.
11. Naiemi AI, Duim NB, Bart A. A CTX-M extended-spectrum  $\beta$ -lactamase in *Pseudomonas aeruginosa* and *Stenotrophomonas maltophilia*. *J Med Microbiol* 2006; 55: 1607-8.
12. Celenza G, Pellegrini C, Caccamo M, Segatore B, Amicosante G, Perilli M. Spread of bla<sub>CTX-M</sub>-type and bla<sub>PER-2</sub>  $\beta$ -lactamase genes in clinical isolates from Bolivian hospitals. *J Antimicrob Chemother* 2006; 57: 975-8.

13. National Committee for Clinical Laboratory Standards, Performance standards for antimicrobial susceptibility testing, 12<sup>th</sup> informational supplement. M100-S12, National Committee for Clinical Laboratory Standards. Wayne: Pa; 2002.
14. Philippon A, Arlet B, Jacoby GA. Plasmid-determined AmpC-type  $\beta$ -lactamases. *Antimicrob Agents Chemother* 2002; 46: 1-11.
15. Bert F, Branger C, Lambert-Zechovsky N. Identification of PSE and OXA  $\beta$ -lactamase genes in *Pseudomonas aeruginosa* using PCR–restriction fragment length polymorphism. *J Antimicrob Chemother* 2002; 50: 11-18.
16. Pagani L, Dell'Amico E, Migliavacca R, D'Andrea MM, Giacobone E, Amicosante G, et al. Multiple CTX-M- type extended-spectrum beta-lactamases in nosocomial isolates of Enterobacteriaceae from a hospital in northern Italy. *J Clin Microbiol* 2003; 41: 426-9.
17. Paterson LD. Resistance in Gram negative bacteria: Enterobacteriaceae. *Am J Med* 2006; 119: 20-8.
18. Shahcheraghi F, Shakibaie M, Noveiri H. Molecular identification of ESBL genes bla<sub>GES-1</sub>, bla<sub>VEB-1</sub>, bla<sub>OXA-4</sub>, bla<sub>OXA-10</sub> and bla<sub>PER-1</sub> in *P. aeruginosa* strains isolated from burn patients by PCR, RFLP and sequencing techniques. *Int J Biol Life Sci* 2010; 6; 3: 138-42.
19. Mansouri S, Razavi M, Norouzi F, Najar S. [Prevalence of beta-lactamase production and antimicrobial susceptibility of multidrug resistant clinical isolates of non-fermenting Gram negative bacteria from hospitalized patients in Kerman, Iran]. *Jundishapur J Microbiol* 2012; 5: 405-10. (Persian)
20. Saeidi S, Alavi-Naini R, Shayan S. [Antimicrobial susceptibility and distribution of TEM and CTX-M genes among ESBL- producing *Klebsiella pneumoniae* and *Pseudomonas aeruginosa* causing urinary tract infections]. *Zahedan J Res Med Sci* 2013; 15:10-4. (Persian)
21. Tavajohi Z, Moniri R, Khorshidi R, Rohani M. Detection of the bla genes (TEM-1, SHV-1, SHV-5, CTX-M-1, CTX-M-2, CTX-M-3, CTX-M-9, OXA-1, GES-1 and GES-2) in *Pseudomonas aeruginosa* strains isolated from clinical and environmental samples of Shahid Beheshti Hospital in Kashan. *Zahedan J Res Med Sci* 2012; 20: 42-51.
22. Tavajohi Z, Moniri R, Khorshidi A. Detection and characterization of multidrug resistance and extended-spectrum-beta-lactamase- producing (ESBLs) *P. aeruginosa* isolates in teaching hospital. *Afr J of Microbiol Res* 2011; 5: 3223-8.
23. Shahcheraghi F, Nikbin VS, Feizabadi MM. Prevalence of ESBLs genes among multidrug-resistant isolates of *Pseudomonas aeruginosa* isolated from patients in Tehran. *Microb Drug Resist* 2009; 15: 37-9.
24. Lee S, Park YJ, Lee HK, Han K, Kang MW. Prevalence of Ambler A and D beta-lactamases among clinical isolates of *P. aeruginosa* in Korea. *J Antimicrob Chemother* 2005; 56:122-7.
25. Jemima SA, Verghese S. Multiplex PCR for bla<sub>CTX-M</sub> and bla<sub>SHV</sub> in the expended spectrum beta-lactamase (ESBL) producing Gram negative isolates. *Indian J Med Res* 2008; 128: 313-7.



## Evaluation of Antibiotic Resistance and Detection of CTX-M Type Extended Spectrum Beta-lactamase in Clinical Isolates of *Pseudomonas aeruginosa* in Mashhad

Nakhaei Moghaddam M<sup>1</sup> \*, Hosseini Hasanabady M<sup>2</sup>, Mobaiyen H<sup>3</sup>

(Received: 24 January, 2014 Accepted: 1 June, 2014)

### Abstract

**Introduction:** Extended-spectrum beta-lactamases (ESBLs) make some bacteria resistance to broad spectrum beta-lactam antibiotics. The aim of the present study was to evaluate the antibiotic resistance of clinical isolates of *Pseudomonas aeruginosa* in Mashhad and detect CTX-M type extended-spectrum beta-lactamase among them.

**Materials & Methods:** Clinical isolates of *P. aeruginosa* were collected from different samples (wound, urine, ear, lung, peritoneal fluid and other body fluids) of hospitalized patients in Mashhad in 2013. The antibiotic susceptibility was examined by disc diffusion method and Kirby-Bauer standards. The frequency of ESBL producing strains was determined via the combined disk method. After plasmid DNA extraction, the existence of bla<sub>CTX-M</sub> gene was detected by polymerase chain reaction (PCR) using specific primers.

**Findings:** All isolated bacteria were resistant to ceftizoxime, cefoxitin and oxacillin. Resistance to ciprofloxacin, gentamicin, imipenem,

piperacillin and co-trimoxazole was 45.31%, 48.44%, 45.31%, 43.75 and 98.44%, respectively. A large percentage of ESBL-producing isolates were resistant to co-trimoxazole, gentamicin, and piperacillin compared to ESBL-non producers and the difference for gentamicin was significant. Out of 64 clinical isolated bacteria, 8 (12.5%) isolates were beta-lactamase producers and none of them were positive for bla<sub>CTX-M</sub> type ESBL.

**Discussion & Conclusions:** Results of this study showed that although the sample population showed a high resistance to clinical isolates of *P. aeruginosa* rather than beta-lactam antibiotics, this resistance was not due to the prevalence of bla<sub>CTX-M</sub> gene among isolated strains and antibiotic resistance could be dependent on other types of beta-lactamases.

**Key words:** Antibiotic resistance, *Pseudomonas aeruginosa*, extended spectrum beta-lactamase, CTX-M type

1. Dept of Biology, Faculty of Basic Sciences, Mashhad Branch, Islamic Azad University, Mashhad, Iran

2. Dept of Microbiology, Faculty of Basic Sciences, Tabriz Branch, Islamic Azad University, Tabriz, Iran

\* Correspondin author