

ردیابی ژن متالوبالتاکتماز bla_{VIM-1} در ایزوله‌های بالینی سودوموناس آئروجینوزا در مشهد

محبوبه نخعی مقدم^{۱*}، مریم حسینی حسن‌آبادی^۲

چکیده

مقدمه: کاربپنمهای یکی از آخرین داروهای درمانی برای عفونت‌های تهدیدکننده سودوموناس آئروجینوزا هستند. مقاومت به این آنتی‌بیوتیک‌ها گاهی ناشی از کاربپنمازهای دسته B مثل متالوبالتاکتماز رده VIM است که در جوامع رو به افزایش است. هدف اجرای پژوهش حاضر شناسایی ایزوله‌های بالینی سودوموناس آئروجینوزای حامل ژن bla_{VIM-1} در مشهد بود.

روش بررسی: در این مطالعه توصیفی مقطعی، ۷۰ ایزوله سودوموناس آئروجینوزا از نمونه‌های بیماران بستری در بیمارستان‌های مشهد جمع‌آوری شدند. باکتری‌ها با روش‌های بیوشیمیایی معمول شناسایی شدند. آزمایش حساسیت آنتی‌بیوتیکی مطابق با روش کربای بایر انجام شد و ایزوله‌های مولد متالوبالتاکتماز با روش دیسک ترکیبی ایمی پنم و EDTA شناسایی شدند. سپس واکنش زنجیره پلیمراز با استفاده از پرایمرهای اختصاصی برای ردیابی ژن bla_{VIM-1} انجام شد.

نتایج: ۲۵ باکتری (۳۵٪) از ۷۰ باکتری جدا شده دارای متالوبالتاکتماز بودند که در ژنوم ۸ باکتری ژن bla_{VIM-1} ردیابی شد. ۶۵٪ باکتری‌های مقاوم به ایمی‌پنم، متالوبالتاکتماز تولید می‌کردند. درصد بیشتری از ایزوله‌های مولد متالوبالتاکتماز نسبت به ایمی‌پنم، مروپنیم، کاربپنی‌سیلین و سفوتاکسیم مقاوم بودند ($p < 0.05$).

نتیجه‌گیری: نتایج تحقیق نشان داد که مقاومت‌های آنتی‌بیوتیکی در میان ایزوله‌های بالینی سودوموناس آئروجینوزا در ناحیه مورد بررسی بالا بود و متالوبالتاکتماز تیپ VIM در برخی از آنها ردیابی شد. شناسایی باکتری‌های دارای متالوبالتاکتماز در پیشگیری و درمان عفونت‌های مقاوم به آنتی‌بیوتیک اهمیت بسزایی دارد.

واژه‌های کلیدی: سودوموناس آئروجینوزا، متالوبالتاکتماز، ژن bla_{VIM-1} ، مقاومت آنتی‌بیوتیکی

۱- دانشیار میکروب شناسی، گروه زیست شناسی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد مشهد، مشهد، ایران

۲- کارشناس ارشد میکروب شناسی، گروه زیست شناسی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد مشهد، مشهد، ایران

* (نویسنده مسئول): تلفن: ۰۵۱۳۸۴۳۵۰۵۰، پست الکترونیکی: m.nakhaei@mshdiau.ac.ir

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۴/۹/۲۶ تاریخ دریافت: ۱۳۹۴/۵/۲۰

مقدمه

آثروجینوزای دارای MBL حدود ۲۰٪ ایزوله‌های بیمارستانی را شامل می‌شوند، در حالی که در کشورهای دیگر این مقدار هنوز پایین است^(۵). تمامی MBL‌ها ایمی‌پنم را هیدرولیز می‌کنند، اما توانایی آنها برای این منظور به مقدار قابل توجهی متفاوت است^(۶). این آنزیم‌ها برای هیدرولیز آنتی‌بیوتیک‌های بتالاکتام نیاز به یون روی دارند و به خاطر وابستگی به یون روی، همگی با EDTA و همینطور سایر عوامل کیلیت‌کننده کاتیون‌های دو ظرفیتی مهار می‌شوند و این یکی از ویژگی‌های انحصاری متالوبتاکتاماژ است^(۵,۶).

باکتری‌های مولد MBL می‌توانند انواع زیادی از آنتی‌بیوتیک‌های بتالاکتام شامل پنی‌سیلین، سفالوسپورین، کاربپن، سفامایسین را هیدرولیز کنند، اما قادر به هیدرولیز آزترونام نیستند. به علاوه فعالیت متابولیکی آنها با مهارکننده‌های بتالاکتاماژ مثل کلاؤونات، تازوبتاکتم و سالباکتم خنثی نمی‌شود. MBL‌هایی که گسترش جغرافیایی بیشتری دارند شامل ایمی‌پنماز (IMP)، متالوبتاکتاماژ کدشه اینتگرونی ورونا MBL (VIM: Verona imipenemase) و NDM (NDM: Verona imipenemase) در سودوموناس آثروجینوزا و آسینتوباکتر و بتازگی در اعضای انترباکتریا سه شایع هستند^(۶). اطلاع از وجود ژن‌های مولد این آنزیم‌ها در عوامل بیماری‌زاوی شایع و نیز میزان شیوع آنها در جوامع، ما را در پیشگیری و درمان عفونت‌های ناشی از آنها و توسعه تکاملی آنها کمک می‌نماید. از آنجایی که سودوموناس آثروجینوزا یکی از عوامل عفونی شایعی است که از نمونه‌های کلینیکی در بیمارستان‌های مشهد جدا می‌شود^(۷) و اطلاع کافی از ژن‌های مولد متالوبتاکتاماژ در این باکتری در بیمارستان‌های مشهد وجود ندارد، هدف از اجرای این پژوهش ردیابی ژن متالوبتاکتاماژ نوع *bla_{VIM-1}* در ایزوله‌های بالینی سودوموناس آثروجینوزا در مشهد بود.

روش بررسی

جمع‌آوری و ذخیره‌سازی باکتری‌ها

در این مطالعه توصیفی مقطعی، باکتری‌ها از نمونه‌های مختلف (خون، ادرار، گوش، تراشه، زخم و مایع صفاقی) بیماران

سودوموناس آثروجینوزا یک پاتوژن فرصت طلب است که به طور طبیعی در خاک و سطوح موجود در محیط‌های آبی ساکن می‌شود^(۱) و یک پاتوژن تهدیدکننده در محیط بیمارستان به حساب می‌آید. این باکتری می‌تواند از فلور بومی بیماران یا از محل‌های مرطوب مثل وسایل پزشکی شسته شده با آب آلوهه منشأ بگیرد^(۲). سازش‌پذیری و مقاومت ذاتی نسبت به آنتی‌بیوتیک آن را قادر می‌سازد که در دامنه وسیعی از محیط‌های طبیعی و ساختگی حفظ شود. اغلب عفونت بیمارستانی به ویژه در افراد با ضعف سیستم ایمنی ایجاد می‌نماید که درمان عفونت‌ها به خاطر گسترش سویه‌های مقاوم به آنتی‌بیوتیک محدود می‌شود^(۱).

سودوموناس آثروجینوزا از راه‌هایی مثل بتالاکتاماژ طیف وسیع، متالوبتاکتاماژها (MBLs)، تغییر در پروتئین‌های اتصالی پنی‌سیلین‌ها، جهش‌های پورین، تغییرات آنزیمی پلاسمیدی، جهش DNA ژیراز و پمپ‌های خروج فعال باعث ایجاد مقاومت آنتی‌بیوتیکی می‌شود. آنتی‌بیوتیک‌های کاربپن (ایمی‌پنم و کاربپن) آنتی‌بیوتیک‌های طیف وسیع هستند که برای درمان عفونت‌های بیمارستانی ناشی از سودوموناس آثروجینوزا استفاده می‌شوند. مقاومت اختصاصی به کاربپن‌ها به فقدان نفوذ‌پذیری پورین، افزایش در بیان پمپ‌های خروج فعال و تولید متالوبتاکتاماژها نسبت داده می‌شود^(۳). از آنجایی که باکتری‌های مولد بتالاکتاماژ طیف وسیع (ESBL) اغلب مقاوم به چند دارو هستند، کاربپن‌ها یکی از آخرین انتخاب‌های درمانی برای عفونت‌های تهدیدکننده زندگی در رابطه با این باکتری‌ها هستند. هر چند، چندین مکانیسم مقاومت کاربپن‌می گزارش شده‌اند، این مکانیسم‌ها با گسترش کاربپن‌ماژهای دسته A آمبler (KPCs) و دسته B (VIM, IMP, NDM-1) و دسته D (OXA-48) مرتبط هستند. گزارش تولید بتالاکتاماژهای طیف وسیع و کاربپن‌ماژها توسط باکتری‌های گرم منفی رو به افزایش است و با توجه به کمبود داروهای ضدمیکروبی جدید یک مشکل سلامت عمومی نوظهور می‌باشد^(۴).

به نظر می‌رسد که متالوبتاکتاماژها به سرعت در حال گسترش هستند. در بعضی کشورها باکتری‌های سودوموناس

پژوهش‌های علمی صنعتی ایران، به عنوان سویه استاندارد استفاده شد.

شناسایی فنوتیپی باکتری‌های مولد متالوبتالاکتماز برای شناسایی باکتری‌های مولد متالوبتالاکتماز از دو دیسک ایمی‌پنم (شرکت MAST انگلستان) استفاده شد که به دیسک دوم ۱۰ میکرولیتر EDTA (مرک- آلمان) ۰/۵ مولار اضافه گردید. به این ترتیب که سوسپانسیون باکتریایی با غلظت نیم مک فارلند با روش کشت یکنواخت در سطح محیط مولرهیننتون آگار کشت شد. سپس دیسک‌های فوق با فاصله ۳ سانتی‌متر بر روی محیط قرار داده شدند. پلیت‌ها مدت ۱۸ تا ۲۰ ساعت در انکوباتور ۳۷°C در شرایط هوایی گذاشته شدند. بعد از دوره گرم‌آغازی قطر هاله عدم رشد برحسب میلی‌متر اندازه گیری شد. اگر قطر هاله عدم رشد دیسک ترکیبی ۷ میلی‌متر یا بیشتر، از قطر حاوی ایمی‌پنم بزرگ‌تر بود، باکتری به عنوان مولد MBL شناسایی شد (۱۰).

ریدیابی ایزوله‌های حامل ژن bla_{VIM-1} ابتدا DNA پلاسمیدی با استفاده از کیت شرکت سیناژن (ایران) استخراج شد. برای VIM-1 از پرایمر اختصاصی (bla_{VIM-1}) تکثیر قطعه‌ای با طول ۲۶۱ جفت باز (bp)، استفاده شد (۷). توالی ژن از پایگاه اینترنتی NCBI گرفته شد و با توالی پرایمر BLAST مطابقت داده شد. سپس با استفاده از نرم‌افزار اختصاصی پرایمرها برای توالی مورد نظر بررسی شد. مراحل انجام PCR پس از بهینه شدن شرایط در جدول ۱ نشان داده شده است.

بستری در بیمارستان‌های امام رضا و قائم مشهد در سال ۱۳۹۳ که به آزمایشگاه بیمارستان ارسال شده بودند، جمع‌آوری شدند. بعد از تحويل باکتری‌های سودوموناس آئروجینوزا از آزمایشگاه‌های بیمارستان‌ها، باکتری‌ها در آزمایشگاه میکروب‌شناسی دانشگاه آزاد اسلامی مشهد در محیط اثوزین متیلن بلو (EMB) آگار (شرکت Pronadisa- اسپانیا) با روش ایزوله کشت شدند تا برای اطمینان دوباره مورد شناسایی قرار گیرند. برای شناسایی باکتری‌ها از آزمایش‌های بیوشیمیابی افتراقی مرسوم شامل آزمایش اکسیداز، کاتالاز، اندول، حرکت، رشد در ۴۲°C، رشد در محیط ستریماید آگار (Merck- آلمان) و TSI آگار (Merck- آلمان) استفاده شد (۸). باکتری‌های شناسایی شده، در محیط EMB آگار با روش ایزوله کشت داده شدند و از کلینی‌های تک برای نگهداری در محیط کرایو استفاده شد.

سنجه حساسیت آنتی‌بیوتیکی باکتری‌ها

برای این منظور از روش انتشار در آگار مطابق با استانداردهای CLSI استفاده شد (۹). سوسپانسیون باکتریایی با کدورت معادل لوله نیم مک فارلند تهیه و در سطح محیط مولرهیننتون آگار با روش یکنواخت کشت شد. سپس دیسک‌های آنتی‌بیوتیکی (ایمی‌پنم، مروپین، سفوتابکسیم، کاربینی‌سیلین و سفپیدوکسیم) با غلظت استاندارد تهیه شده از شرکت MAST انگلستان در سطح محیط با فواصل استاندارد قرار داده شد. پلیت‌ها مدت ۱۸ تا ۲۰ ساعت در انکوباتور ۳۷°C در شرایط هوایی گذاشته شدند. بعد از دوره رشد، قطر هاله عدم رشد برحسب میلی‌متر اندازه گرفته شد و حساسیت یا مقاومت بر اساس جدول استاندارد (Clinical Laboratory Standard Institute) CLSI ATTC ۲۵۹۲۲ گزارش گردید. از اشريشيا کلی سویه ۲۵۹۲۲ (American Type Culture Collection)، تهیه شده از سازمان

جدول ۱: شرایط انجام PCR پس از بهینه شدن برای تکثیر ژن bla_{VIM-1}

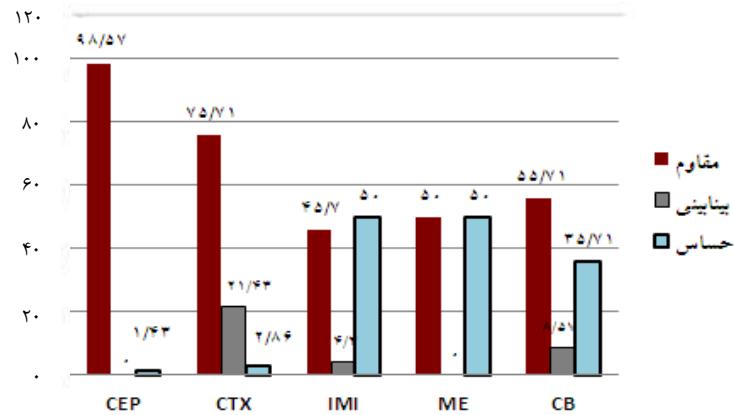
مراحل	درجة حرارت (°C)	زمان	تعداد چرخه
شروع	۹۴	۴ دقیقه	۱
	۹۴	۱ دقیقه	
اتصال	۵۵	۱ دقیقه	۳۰
	۷۲	۱ دقیقه	
طويل شدن	۷۲	۵ دقیقه	۱
	۷۲		
طويل شدن نهاي			

کمتر از ۰/۰۵ به عنوان اختلاف معنی دار در نظر گرفته شد.

نتایج

در مجموع ۷۰ ایزوله سودوموناس آئروجینوزا از نمونه های بیماران بسته جدا شد که باکتری ها با روش های بیو شیمی ای افتراقی مرسوم شناسایی شدند. باکتری ها همگی غیر تخمیری، متحرک، اندول منفی، کاتالاز و اکسیداز مثبت بودند و در محیط ستربیماید آگار و در ۴۲°C رشد داشتند.

با انجام آزمایش فنوتیپی تعیین متالوبالتاکتماز مشخص گردید که ۷۰/۳۵٪ (۲۵ از ۷۰) از باکتری های جدا شده دارای متالوبالتاکتماز بودند. حساسیت و مقاومت آنتی بیو تیکی ایزو له ها در نمودار ۱ و مقاومت آنتی بیو تیکی ایزو له های دارای MBL و ایزو له های فاقد MBL در جدول ۲ مقایسه شده است که میزان مقاومت ایزو له های مولد MBL بیشتر از ایزو له های فاقد MBL بود. مقاومت نسبت به ایمی پنم، مروپن، سفو تاکسیم و کاربنی سیلین به طور معنی داری در میان ایزو له های دارای متالوبالتاکتماز بیشتر از ایزو له های فاقد متالوبالتاکتماز بود ($p \leq 0/05$).



نمودار ۱: الگوی مقاومت آنتی بیو تیکی در باکتری های سودوموناس آئروجینوزای جدا شده در این تحقیق (CEP: سفپودوکسیم، CTX: سفو تاکسیم، IMI: ایمی پنم، ME: مروپن، CB: کاربنی سیلین)

جدول ۲: حساسیت و مقاومت آنتی بیو تیکی ایزو له های سودوموناس آئروجینوزا در دو گروه دارای متالوبالتاکتماز و فاقد متالوبالتاکتماز

آنتی بیو تیک	(% MBL ⁻				(% MBL ⁺			
	حساس	بینابینی	مقاوم	حساس	بینابینی	مقاوم	بینابینی	
مروپن*	(۶۴/۴) ۲۹	۰	(۳۵/۶) ۱۶	(۲۴) ۶	۰	(۷۶) ۱۹		
ایمی پنم*	(۷۱/۱) ۳۲	(۴/۴) ۲	(۲۴/۴) ۱۱	(۱۲) ۳	(۴) ۱	(۸۴) ۲۱		
سفپودوکسیم*	(۲/۲۲) ۱	۰	(۹۷/۷۷) ۴۴	۰	۰	(۱۰۰) ۲۵		
سفو تاکسیم*	(۲/۲۲) ۱	(۳۱/۱۱) ۱۴	(۶۶/۶۶) ۳۰	(۴) ۱	(۴) ۱	(۹۲) ۲۳		
کاربنی سیلین*	(۴۶/۷) ۲۱	(۸/۹) ۴	(۴۴/۴) ۲۰	(۱۶) ۴	(۸) ۲	(۷۶) ۱۹		

* مقاومت نسبت به آنتی بیو تیک بین ایزو له های مولد متالوبالتاکتماز و فاقد آن اختلاف معنی دار داشت.

جدا شده، ۳۵ ایزوله(۵۰٪) مقاوم به مروپنم بودند که از بین باکتری‌های مقاوم به مروپنم، ۲۱ ایزوله(۶۰٪) مولد متالوبتالاکتمامز بودند. ۲۷ ایزوله سودوموناس آئروجینوزا نسبت به تمامی آنتی‌بیوتیک‌های مورد آزمایش مقاوم بودند که بین آنها ۱۸ باکتری دارای متالوبتالاکتمامز بودند. بدین ترتیب درصد بیشتری از باکتری‌های دارای متالوبتالاکتمامز مقاومت چند آنتی‌بیوتیکی داشتند(۷۲٪ در مقابل ۲۰٪).

۸۴٪ درصد باکتری‌های مولد MBL مقاوم به ایمی‌پنم و مروپنم بودند. از ۲۵ ایزوله سودوموناس آئروجینوزای مولد MBL (با روش فنوتیپی) ۸ باکتری(۳۲٪) ژن bla_{VIM-1} در آنها ردیابی شد(شکل ۱).

از ۷۰ باکتری جدا شده، ۳۲ ایزوله(۴۵٪) مقاوم به ایمی‌پنم بودند که از بین باکتری‌های مقاوم به ایمی‌پنم، ۲۱ باکتری(۶۵٪) مولد متالوبتالاکتمامز بودند. در این تحقیق در میان باکتری‌های مولد MBL با آزمایش فنوتیپی، یک ایزوله نسبت به ایمی‌پنم بینایی‌نیز و نسبت به مروپنم مقاوم بود و یک ایزوله نیز در حساس به ایمی‌پنم و مقاوم به مروپنم بود. برای دو ایزوله نیز در تست فنوتیپی MBL، قطر هاله ایمی‌پنم(۲۱ میلی‌متر) کمتر از قطر هاله عدم رشد برای دیسک ترکیبی(ایمی‌پنم و EDTA) ۲۹(۳۴ میلی‌متر) بود و در نتیجه طبق پیش‌فرض(مطابق با رفرنس) مولد MBL در نظرگرفته شدند. توانایی MBL‌ها برای هیدرولیز ایمی‌پنم به مقدار قابل توجهی فرق می‌کند. در میان ۷۰ باکتری



شکل ۱: ژل الکتروفورز محصولات PCR ژن bla_{VIM-1} بر روی آگاروز ۱٪ در کنار نشانگر استاندارد ۱۰۰ جفت بازی، M: نشانگر مولکولی، Pos: کنترل مثبت، Neg: کنترل منفی و Neg: کنترل منفی.

بحث

متالوبتالاکتمامز در باکتری‌های شایع از نظر بیماری‌زاوی و نیز میزان شیوع آنها در جوامع ما را در پیشگیری و درمان عفونت‌های ناشی از آنها کمک می‌نماید. در این تحقیق از ۷۰ ایزوله سودوموناس آئروجینوزای جدا شده از بیماران بستری، در ۲۵ باکتری(۳۵٪) وجود متالوبتالاکتمامز با روش فنوتیپی شناسایی شد و از بین آنها ۸ ایزوله حامل ژن bla_{VIM-1} بودند. از ۷۰ ایزوله، ۴۵٪ باکتری‌ها مقاوم به ایمی‌پنم و ۵۰٪ مقاوم به مروپنم بودند.

در یک گزارش در سال ۱۳۹۳ بر روی ۸۲ ایزوله بالینی سودوموناس آئروجینوزا از بیماران بستری در بخش مراقبت‌های ویژه بیمارستان‌های شهرهای تهران و قزوین، بیشترین مقاومت

تولید متالوبتالاکتمامز یکی از مکانیسم‌های مهم در مقاومت نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های کاربپنم است(۱۱). جداسازی باسیل‌های گرم منفی مولد MBL بهویژه سودوموناس آئروجینوزا یک مشکل رو به رشد در محیط‌های بیمارستانی است(۱۲). استفاده بی‌رویه از آنتی‌بیوتیک‌ها و درمان عفونت‌های باکتریایی موجب انتخاب سویه‌های مقاوم شده است و از آنجاکه ژن‌های آنزیم‌های متالوبتالاکتمامز اغلب روی اینتگرون کلاس ۱ واقع شده‌اند، متأسفانه خطر انتقال ژن‌های مقاومت از سویه‌های مزبور به باکتری‌های حساس رو به افزایش است(۱۳).

باکتری‌های مقاوم به آنتی‌بیوتیک باعث مرگ و میر بالایی در جوامع می‌شوند. اطلاع از وجود ژن‌های مولد

یک بیمارستان سوختگی در تهران در سال ۱۳۸۸، از ۲۵۵ باکتری سودوموناس آئروجینوزای مقاوم به ایمی‌پنم، ژن *bla_{VIM}* در ۵ ایزوله ردیابی شد. محققین معتقدند که شیوع MBL در میان ایزوله‌های مقاوم به ایمی‌پنم پایین است و در مقاومت به این آنتی‌بیوتیک، مکانیسم‌های دیگری می‌تواند مؤثر باشد(۱۱). اختلاف در تعداد و درصد باکتری‌های مولد MBL و همچنین شیوع ژن *bla_{VIM-1}* در ایزوله‌های سودوموناس آئروجینوزای مناطق مختلف می‌تواند به ناحیه جغرافیایی، روش شناسایی، شیوع عفونت خاص در یک منطقه یا عفونت بیمارستانی در یک بیمارستان و یا عوامل مشابه دیگر مربوط باشد.

در مطالعه‌ای که در سال‌های ۲۰۰۷ و ۲۰۰۸ میلادی بر روی ۲۸۳ ایزوله بالینی سودوموناس آئروجینوزای جدا شده از بیمارستانی در کشمیر هند، ۳۸ باکتری(۱۳/۴۲٪) مقاوم به ایمی‌پنم بودند. با آزمایش فنوتیپی(دیسک ترکیبی) مشخص شد ۳۳ باکتری(۱۱/۶۶٪) از ایزوله‌ها مولد MBL هستند(۱۷). از ۱۹۵ باکتری سودوموناس آئروجینوزای جدا شده از نمونه‌های بیماران بستری در ترکیه در سال‌های ۲۰۱۰ تا ۲۰۱۲، با استفاده از روش فنوتیپی مشخص شد که ۵۲ باکتری(۰/۲۶٪) مولد MBL هستند(۱۸) که کمتر از شیوع MBL در تحقیق حاضر بود. مطالعات مولکولی نشان داد که ۴ ایزوله متالوبتالاکتماز نوع VIM-2 را داشتند(۱۸). در یک تحقیق در بیمارستانی در اسپانیا، در بین پنج ایزوله سودوموناس آئروجینوزا با آزمایش غربالگری متالوبتالاکتماز E-*test* مثبت شدند که در یکی از سویه‌ها مشتق جدیدی از ژن *bla_{VIM-13}*(*bla_{VIM}*) در آن ردیابی شد(۱۲). در گزارش ارائه شده از یک تحقیق در جنوب بربزیل، در بین ۳۱ باکتری سودوموناس آئروجینوزای مقاوم به کارباپنم که از بیماران بستری در دو بیمارستان بربزیل جدا شد، شیوع باکتری‌های مولد MBL در یک بیمارستان بربزیل حدودی مشابه با تحقیق حاضر) و در دیگری ۰/۳٪ بود(۱۹). بدین ترتیب شیوع مقاومت‌های آنتی‌بیوتیکی و شیوع متالوبتالاکتمازها در یک منطقه در بیمارستان‌های مختلف نیز می‌تواند متفاوت باشد.

آنٹی‌بیوتیکی در ایزوله‌های سودوموناس آئروجینوزا به ترتیب نسبت به دیسک‌های سفپودوکسیم(۰/۹۸/۸٪) و سفوتاکسیم(۰/۹۷/۶٪) بود و ۴۳ ایزوله سودوموناس آئروجینوزا دارای الگوی مقاومت دارویی چندگانه بودند(۱۴). در این تحقیق نیز مشابه با تحقیق حاضر، بیشترین میزان مقاومت نسبت به سفپودوکسیم(۰/۹۸/۵٪) و سفوتاکسیم(۰/۷۵/۷۱٪) بود و ۲۷ ایزوله(۰/۳۸/۶٪) نسبت به تمامی آنتی‌بیوتیک‌های مورد مطالعه مقاوم بودند(۱۴). از ۱۰۰ باکتری سودوموناس آئروجینوزای جدا شده از بیماران سوختگی در کردستان، ۲٪ آنها مولد متالوبتالاکتماز بودند که در مقایسه با تحقیق حاضر درصد کمتری مولد متالوبتالاکتماز بودند(۱۵). در مطالعه‌ای دیگر که در سال ۲۰۱۵ از عفونت‌های بیمارستانی اصفهان منتشر شده است، از ۱۰۶ باکتری سودوموناس آئروجینوزای جدا شده از نمونه‌های مختلف، ۶۲ ایزوله(۰/۵۸/۵٪) مقاوم به ایمی‌پنم بود و حضور MBL در ۴۲٪ ایزوله‌های مقاوم به ایمی‌پنم با روش دیسک ترکیبی تأثید شد. با روش PCR ژن bla_{VIM-1} در هیچ یک از ایزوله‌ها ردیابی نشد(۱۶). در تحقیق حاضر درصد ایزوله‌های مقاوم به ایمی‌پنم کمتر(۰/۴۵/۷٪) از گزارش فوق بود، اما درصد بیشتری(۰/۶۵/۶٪) از این ایزوله‌ها دارای MBL بودند و ژن *VIM-1* در میان آنها ردیابی شد. اختلاف می‌تواند مربوط به انتشار ژن‌های مقاومت آنتی‌بیوتیکی در منطقه یا بیمارستان خاص و یا اختلاف در روش‌های آزمایش باشد.

از ۱۳۱ سودوموناس آئروجینوزای جدا شده از بیماران بستری در بیمارستان امام رضای مشهد، ۴۹/۶٪ مولد متالوبتالاکتماز و ۶۳ باکتری مقاوم به ایمی‌پنم بودند که با روش فنوتیپی مشخص شد ۵۶ ایزوله(۰/۸۸/۸٪) از آنها دارای MBL هستند. از میان باکتری‌های مقاوم به ایمی‌پنم، ۵۸/۷٪ دارای متالوبتالاکتماز VIM-1 بودند(۷). نتایج این مطالعه نیز مشابه با تحقیق حاضر وجود شیوع به نسبت بالای ایزوله‌های مقاوم به ایمی‌پنم و ایزوله‌های دارای متالوبتالاکتماز را در بیمارستان‌های مشهد نشان می‌دهد. البته در این تحقیق شیوع باکتری‌های مولد متالوبتالاکتماز VIM-1 بیشتر از تحقیق حاضر بوده است که احتمال دارد به شیوع سویه‌های مقاوم در مقطع زمانی خاص در بیمارستان یا منطقه‌ای خاص مرتبط باشد. در تحقیقی از بیماران

ایزوله‌های سودوموناس آئروجینوزا در ناحیه مورد بررسی و تولید متالوبتالاکتمازهای طیف وسیع را در میان آنها تأیید نمود. همچنین وجود ژن bla_{VIM} در ۳۲٪ ایزوله‌های مولد MBL ردیابی شد. بر این اساس لزوم مدیریت صحیح تجویز آنتی‌بیوتیک به منظور کنترل مقاومت‌های آنتی‌بیوتیکی در جامعه‌مان بیش از پیش نمایان است. همچنین شناسایی سویه‌های مقاوم به آنتی‌بیوتیک و مولد متالوبتالاکتماز در میان ایزوله‌های سودوموناس آئروجینوزا در آزمایشگاهها ضرورت دارد.

سپاسگزاری

این پژوهش با همکاری معاونت محترم پژوهشی دانشگاه آزاد اسلامی واحد مشهد برای انجام طرح پژوهشی مصوب با شماره ۶۳۶ انجام گرفت که بدین‌وسیله از تمامی سروران ارجمند در این حوزه کمال تشكر و قدردانی را داریم.

پیشنهاد می‌شود آزمایشات تولید متالوبتالاکتماز در میان باکتری‌های حساس به ایمی‌پنم نیز انجام شود. در این تحقیق تعداد ۴ ایزوله غیر مقاوم (بینابینی یا حساس) به ایمی‌پنم آزمایش فنوتیپی مثبت برای تولید MBL داشتند که به نظر می‌رسد آنها نیز مولد MBL باشند. لازم است در این زمینه تحقیقات بیشتری به عمل آید. محدودیت‌های تحقیق: ۱) کمبود منابع در دسترس که تولید متالوبتالاکتماز در همه ایزوله‌ها و نه فقط در ایزوله‌های مقاوم به ایمی‌پنم بررسی شده باشد (به خصوص منابع مربوط به مطالعات در ایران). این احتمال هست که باکتری به ایمی‌پنم مقاوم نباشد، اما نسبت به کاربپنیم دیگری مثل مروپنیم مقاوم باشد. ۲) محدودیت زمان که امکان آزمایش تعداد بیشتری از ایزوله‌ها نبود.

نتیجه‌گیری

نتایج تحقیق، بالا بودن مقاومت‌های آنتی‌بیوتیکی را در میان

References:

- 1- Gellatly SL, Hancock RE. *Pseudomonas aeruginosa: new insights into pathogenesis and host defenses*. Pathog Dis 2013; 67(3): 159-73.
- 2- Vaishali G, Renu B, Vaishali D. *Different methods of detection of metallo-beta-lactamase producing Pseudomonas aeruginosa from tertiary care centre*. Int J Sci Stud 2015; 2(12): 155-59.
- 3- Ochoa SA, López-Montiel F, Escalona G, Cruz-Córdova A, Dávila LB, López-Martínez B, et al. *Pathogenic characteristics of P. aeruginosa strains resistant to carbapenems associated with biofilm formation*. Bol Med Hosp Infant Mex 2013; 70(2): 133-44.
- 4- Naas T, Cuzon G, Bogaerts P, Bogaerts Y, Nordmann P. *Evaluation of a DNA microarray (Check-MDR CT102) for rapid detection of TEM, SHV, and CTX-M extended-spectrum β-lactamases and of KPC, OXA-48, VIM, IMP, and NDM-1 carbapenemases*. Clin Microbiol Rev 2011; 49(4): 1608-13.
- 5- Bora A, Sanjana R, Jha BK, Surya, Mahaseth SN, Pokharel K. *Incidence of metallo-beta-lactamase producing clinical isolates of Escherichia coli and Klebsiella pneumonia in central Nepal*. BMC Res Notes 2014; 7(1): 557.
- 6- Walsh TR, Toleman MA, Poirel L, Nordmann P. *Metallo-beta-lactamases: the quiet before the storm?* Clin Microbiol Rev 2005; 18(2): 306-25.
- 7- Mirbagheri SZ, Meshkat Z, Naderinasa M, Rostami S, Nabavinia MS, Rahmati M. *Study on imipenem resistance and prevalence of bla_{VIM1} and bla_{VIM2} metallo-beta lactamases among clinical isolates of Pseudomonas aeruginosa from Mashhad, Northeast of Iran*. Iran J Microbiol 2015; 7(2): 72-8.

- 8- Finegold SM, Baron EJ, Bailey WR. *Bailey and Scott's Diagnostic Microbiology, 8th Edition.* Mosby, St. Louis, MO, 1990.
- 9- National Committee for Clinical Laboratory Standards, *Performance standards for antimicrobial susceptibility testing, 12th informational supplement, M100-S12,* National Committee for Clinical Laboratory standards, Wayne: Pa. 2002.
- 10- Farajzadeh Sheikh A, Rostami S, Jolodar A, Tabatabaiefar MA, Khorvash F, Saki A, et al. *Detection of metallo-Beta lactamases among carbapenem-resistant Pseudomonas aeruginosa.* Jundishapur J Microbio 2014; 7(11): e12289.
- 11- Lari AR, Azimi L, Soroush S, Taherikalani M. *Low prevalence of metallo-beta-lactamase in P. aeruginosa isolated from a tertiary burn care center in Tehran.* Int J Immunopathol Pharmacol 2015; 1-6.
- 12- Juan C, Beceiro A, Gutierrez O, Alberti S, Garau M, Pe'rez JL, et al. *Characterization of the new metallo-β-lactamase VIM-13 and its integron-borne gene from a Pseudomonas aeruginosa clinical isolate in Spain.* Antimicrob Agents Chemother 2008; 52(10): 3589-96.
- 13- Yatsuyanagi J, Saito S, Harata S, Suzuki N, Ito Y, Amano K, Enomoto K. *Class 1 integron containing Methallo-β-lactamase gene blaVIM-2 in P. aeruginosa clinical strains isolated in Japan.* Antimicrob Agents Chemother 2004; 48(2): 626-28.
- 14- Peymani A, Yeylagh Beigi M, Mohammadi Ghanbarlou M, Najafipour R, Samimi R. *Multidrug resistance in Pseudomonas aeruginosa and Enterobacter cloacae isolated from intensive care units of Qazvin and Tehran hospitals.* J Clin Res Paramed Sci 2014; 3(1): 16-24. [Persian]
- 15- Kalantar E, Torabi V, Salimizand H, Soheili F, Ramezanlou R. *Incidence and susceptibility pattern of metallo-beta-lactamase producers among P. aeruginosa isolated from burn patients at Kurdistan province.* Jundishapur J Microbiol 2012; 5(3): 507-10. [Persian]
- 16- Sedighi M, Vaez H, Moghoofie M, Hadifar S, Oryan G, Faghri J. *Molecular detection of metallo-β-lactamase gene blaVIM-1 in imipenem-resistant P. aeruginosa strains isolated from hospitalized patients in the hospitals of Isfahan.* Adv Biomed Res 2015; 4: 57.
- 17- Bashir D, Thokar MA, Fomda BA, Bashir G, Zahoor D, Ahmad S, et al. *Detection of metallo-beta-lactamase (MBL) producing Pseudomonas aeruginosa at a tertiary care hospital in Kashmir.* Afr J Microbiol Res 2011; 5(2): 164-72.
- 18- Er H, Altındış M, Aşık G, Demir C. *Molecular epidemiology of beta-lactamases in ceftazidime-resistant P. aeruginosa isolates.* Mikrobiyol Bul 2015; 49(2): 156-65. [Article in Turkish]
- 19- Wirth FW, Picoli SU, Cantarelli VV, Gonçalves AL, Brust FR, Santos LM, et al. *Metallo-beta-lactamase-producing P. aeruginosa in two hospitals from southern Brazil.* Braz J Infect Dis 2009; 13(3): 170-72.

Detection of Metallo-beta-lactamase bla_{VIM-1} Gene in Clinical Isolates of Pseudomonas Aeruginosa in Mashhad

Mahboobeh Nakhaei Moghaddam (PhD)^{*1}, Maryam Hosseini Hasanabady (MSc)²

^{1,2} Department of Biology, Mashhad Branch, Islamic Azad University, Mashhad, Iran.

Received: 11 Aug 2015

Accepted: 17 Dec 2015

Abstract

Introduction: Carbapenems are one of the latest drugs for treatment of threatening infections of *Pseudomonas aeruginosa*. Resistance to these antibiotics is sometimes caused by carbapenmase class B, such as VIM metallo-beta-lactamase (MBL) that is growing in the communities. The aim of this study was to detect the of metallo-beta-lactamase *bla_{VIM-1}* gene among clinical isolates of *Pseudomonas aeruginosa* in Mashhad.

Methods: In this cross-sectional study, 70 isolates of *Pseudomonas aeruginosa* were collected from samples of inpatients at hospitals in Mashhad. Bacteria were identified by conventional biochemical methods. Antibiotic susceptibility testing was examined in accordance with the Kirby-Bauer method. Metallo-beta-lactamase-producing isolates were identified using a combination disc of imipenem and EDTA. Then, polymerase chain reaction was performed using specific primers to detect *bla_{VIM-1}* gene.

Results: 25 (35.7%) out of 70 isolated bacteria had metallo-beta-lactamase, which *bla_{VIM-1}* gene were detected in the genome of 8 isolates. 65.6% of resistant bacteria to imipenem produced metallo-beta-lactamase (MBL). A higher percentage of MBL-producing isolates were resistant to imipenem, meropenem, carbenicillin and cefotaxime ($p < 0.05$).

Conclusion: The results of the study showed that antibiotic resistance among examined clinical isolates of *Pseudomonas aeruginosa* was high and VIM-type metallo-beta-lactamase was detected among them. Identification of bacteria with metallo-beta-lactamase (MBL) is very important in the prevention and treatment of infections resistant to antibiotics.

Keywords: *Pseudomonas Aeruginosa*, Metallo-beta-lactamase, *bla_{VIM-1}* Gene, Antibiotic Resistance

This paper should be cited as:

Mahboobeh Nakhaei Moghaddam, Maryam Hosseini Hasanabady. **Detection of metallo-beta-lactamase bla_{VIM-1} gene in clinical isolates of Pseudomonas aeruginosa in Mashhad.** J Shahid Sadoughi Univ Med Sci 2016; 24(1): 74-82.

*Corresponding author: Tel: 05138435050, email: m.nakhaei@mshdiau.ac.ir