

## بررسی الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی سویه های استافیلکوکوس اپیدرمیدیس مقاوم به متی سیلین جدا شده از نمونه های بالینی در استان اصفهان

فهیمه نوربخش<sup>۱\*</sup>، حسن ممتاز<sup>۱</sup>

### چکیده

**زمینه و هدف:** استافیلکوکوس اپیدرمیدیس یکی از عوامل مؤثر در ایجاد عفونت های بیمارستانی محسوب می شود. این مطالعه با هدف بررسی الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی در ایزوله های استافیلکوکوس اپیدرمیدیس مقاوم به متی سیلین جدا شده از نمونه های بالینی استان اصفهان انجام گرفت.

**روش بررسی:** در این مطالعه توصیفی - مقطعي، ۱۵۰ ایزوله استافیلکوکوس اپیدرمیدیس از بیماران بستری در بیمارستانها و مراکز درمانی در شهر اصفهان جداسازی شد. الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی به روش انتشار از دیسک بررسی گردید. حضور ژن کد کننده مقاومت آنتی بیوتیکی به متی سیلین (*mec A*) در ایزوله های مورد مطالعه با استفاده از روش PCR مورد بررسی قرار گرفت. اطلاعات با استفاده از آزمون های آماری مجذور کای و دقیق فیشر تجزیه و تحلیل شدند.

**یافته ها:** در این مطالعه، بیشترین ایزوله ها مربوط به عفونت های ادراری بود. بیشترین میزان مقاومت به ترتیب نسبت به پنی سیلین (۹۸/۹٪)، اریتروماگسین (۸۹/۴٪)، سپروفلوکساسین (۷۷/۷٪)، کلینداماگسین (۶۵/۹٪)، تتراسایکلین (۶۳/۲٪) و متی سیلین (۵۴/۵٪) گزارش شد. هیچ یک از سویه ها مقاومتی نسبت به ونکومایسین و لیزولید نشان ندادند. بررسی های مولکولی، نشان دهنده حضور ۷۶ درصدی ژن *mec A* در ایزوله های مورد بررسی بود.

**نتیجه گیری:** براساس نتایج این مطالعه، آنتی بیوتیک های ونکومایسین و لیزولید می توانند از بهترین انتخاب ها جهت درمان عفونت های ناشی از استافیلکوکوس اپیدرمیدیس باشند. همچنین مقاومت بالای استافیلکوکوس اپیدرمیدیس می تواند هشدار جدی برای افزایش مقاومت های آنتی بیوتیکی چندگانه باشد. بررسی های مولکولی، نشان دهنده حساسیت بالای روش مولکولی در بررسی ایزوله های مقاوم به متی سیلین بوده است.

**کلید واژه ها:** استافیلکوکوس اپیدرمیدیس؛ مقاومت باکتری به دارو؛ اصفهان، ایران.

گروه میکروب شناسی، واحد شهرکرد،  
دانشگاه آزاد اسلامی، شهرکرد، ایران.

\*نویسنده مسئول مکاتبات:

فهیمه نوربخش، گروه میکروب شناسی،  
واحد شهرکرد، دانشگاه آزاد اسلامی،  
شهرکرد، ایران؛

آدرس پست الکترونیکی:  
fahimeh\_nourbakhsh@yahoo.com

تاریخ دریافت: ۹۴/۶/۳۱

تاریخ پذیرش: ۹۴/۸/۵

لطفاً به این مقاله به صورت زیر استناد نمایید:

Nourbakhsh F, Momtaz H. An investigation of antibiotic resistance pattern in the strains of methicillin-resistant staphylococcus epidermidis isolated from clinical samples in Isfahan province, Iran.  
Qom Univ Med Sci J 2016;10(6):68-74. [Full Text in Persian]

## مقدمه

به علاوه، نتیجه کشت خون بیمار نیز معمولاً منفی است و بیمار آلوده، به طور معمول فقط درد موضعی مفصل را تجربه می‌کند (۵). با توجه به گسترش عفونت‌های بیمارستانی، به ویژه نسبت به استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس، همچنین افزایش مقاومت آنتی بیوتیکی در این ایزوله‌ها، در این مطالعه الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی به روش فنوتیپی و ژنوتیپی در ایزوله‌های استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس مقاوم به متی‌سیلین جداد شده از ایزوله‌های بالینی استان اصفهان بررسی گردید.

## روش بورسی

این مطالعه به روش توصیفی – مقطعی، به مدت ۶ ماه در مرکز درمانی، بخش مراقبت‌های ویژه و ارتودوکسی ۲ بیمارستان استان اصفهان انجام شد. ۱۵۰ ایزوله استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس، جداد شده از روش‌های استاندارد آزمایشگاهی مورد تجزیه، تحلیل و شناسایی قرار گرفت. ابتدا از کلنی‌های صاف، گرد با رنگ سفید یا کرمی، گسترش تهیه شد و سپس رنگ آمیزی گرم انجام گرفت. در همه نمونه‌ها کوکسی‌های گرم مثبت تک، دوتایی و خوش‌های بروزی شدند. در ادامه، تست کاتالاز انجام شد که نتیجه مثبت، نشان‌دهنده استافیلوكوکوس بودن میکرووارگانیسم بود. سپس با انجام تست کوآگولاز (به دو روش اسلامی و لوله‌ای) و تست‌های اکسیداز (برای کلنی‌های کوآگولاز منفی)، حساسیت به باسیتراسین بررسی گردید. کلنی‌های اکسیداز منفی و مقاوم به باسیتراسین از میکروکوک‌ها، تفکیک و به عنوان استافیلوكوکوس‌های کوآگولاز منفی در نظر گرفته شدند. پس از آن، تست حساسیت به نووپیوسین انجام شد. لازم به ذکر است استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس به نووپیوسین، حساس و استافیلوكوکوس ساپروفیتیکوس، مقاوم است. از هریک ۱۵۰ ایزوله بدست آمده، تک کلنی انتخاب شد و سپس در محیط کشت TSB حاوی ۱٪ گلیسرول ذخیره گردید (۶). به منظور بررسی حساسیت دارویی، روش انتشار دیسک Kirby-Bauer (Kirby-Bauer) به کار برده شد. در این بررسی از محیط مولر هیتون آگار فاقد نمک استفاده گردید؛ بدین صورت که از باکتری رشد کرده بر روی محیط بلاد آگار (به مدت یک شبانه روز در دمای ۳۷ درجه سانتیگراد) جهت تهیه

استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس یکی از کوکسی‌های گرم مثبت و کوآگولاز منفی در جنس استافیلوكوک می‌باشد. این باکتری، بخشی از فلور همزیست پوست انسان بوده که در غشاء مخاطی بسیاری از جانوران نیز دیده شده است. استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس از شایع‌ترین گونه‌های آلوده کننده محیط و سطح به حساب می‌آید. اگرچه این باکتری به طور معمول بیماری‌زا نیست، اما توانایی ایجاد عفونت شدید در افراد با سیستم ایمنی ضعیف را دارد. این عفونت‌ها می‌توانند بیمارستانی یا اکتسابی از جامعه باشند، و عفونت‌های اکتسابی از بیمارستان، خطر بیشتری برای افراد دارد. همچنین این باکتری دارای توانایی ایجاد بیوفیلم بر روی وسایل بیمارستان و سطوح است و بهمین دلیل در بیمارانی که از کاتتر یا ایمپلنت استفاده می‌کنند، خطر ابتلای بالاتری به این باکتری و عفونت‌های ناشی از آن وجود دارد (۱). استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس یکی از مهم‌ترین عوامل ایجاد عفونت‌های بیمارستانی در جهان است. عوامل مستعد کننده‌ای مثل سوندگذاری، استفاده از پروتز و پیوند دریچه مصنوعی قلب، امکان ابتلا به عفونت‌های استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس را در بیماران افزایش می‌دهد (۲). همچنین این باکتری از نظر تست احیای نیترات، مثبت ضعیف است و آنزیم اوره‌آز را نیز تولید می‌کند، اما اکسیداز منفی است. باکتری استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس؛ قندهای گلوکز، سوکروز و لاکتوز را مصرف و اسید تولید می‌کند. همچنین این باکتری قادر به تولید گاز در حضور قند لاکتوز می‌باشد. این باکتری آنزیم ژلاتیناز تولید نمی‌کند. بنابراین، ژلاتین را تجزیه نمی‌کند. این باکتری به آنتی بیوتیک تشخیصی نووپیوسین حساس است. استافیلوكوکوس ساپروفیتیکوس، استافیلوكوک کوآگولاز منفی مهم دیگری است که به نووپیوسین مقاوم بوده و از این طریق از باکتری استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس قابل تشخیص است (۴، ۳).

استافیلوكوکوس‌های کوآگولاز منفی، به خصوص استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس می‌توانند عامل عفونت مفاصل مصنوعی، عفونت‌های خون، زخم و عفونت‌های ادراری باشند. در طی این عفونت علائم سیستمیک مانند تب و لکوسیتوز مشاهده نمی‌شود.

این روش با تهیه رقت‌های متوالی از آنتی‌بیوتیک متی‌سیلین به‌همراه غلظت ثابتی از سوسپانسیون باکتری (با کدورت ۰/۵ مک‌فارلنده) در میکروپلیت انجام گرفت. پس از مرحله گرماگذاری به مدت ۲۴ ساعت چگالی نوری در هر رقت بررسی شد. کمترین غلظت از آنتی‌بیوتیک که مانع از رشد باکتری می‌شود، به عنوان MIC آنتی‌بیوتیک در نظر گرفته شد.

جهت ارزیابی ژنوتیپی مقاومت آنتی‌بیوتیکی، پس از استخراج DNA ژنومی از سویه‌های باکتریایی به‌سویله کیت، (سیناژن ایران) استخراج شد و جهت ارزیابی ژن‌های مزبور از پرایمرهای موجود در جدول شماره ۱ و روش PCR استفاده گردید (۸-۱۰). محصول نهایی PCR، الکتروفورز و پس از رنگ‌آمیزی در اتیدیوم بر ماید مورد بررسی قرار گرفت. اطلاعات جمع‌آوری شده با استفاده از آمار توصیفی و آزمون‌های مجدور کای و دقیق فیشر تجزیه و تحلیل شدند.

سوسپانسیون (معادل لوله ۵/۰ مک‌فارلنده) استفاده شد. آزمایش آنتی‌بیوگرام برای دیسک‌های آنتی‌بیوتیک (پادتن طب) شامل: دیسک‌هایی با غلظت استاندارد آمیکاسین (۳۰ میکروگرم)، اگزاسیلین (۱۵ میکروگرم)، اریتروماسین (۳۰ میکروگرم)، پنی‌سیلین (۵ میکروگرم)، تتراسایکلین (۳۰ میکروگرم)، توبرا‌مایسین (۱۰ میکروگرم)، جنتاما‌سین (۱۲۰ میکروگرم)، ریفامپیسین (۲ میکروگرم)، سولفامتوکسازول تری‌متوبریم (۱/۲۵ میکروگرم)، سیپروفلوکسازین (۵ میکروگرم)، کانامایسین (۳۰ میکروگرم)، کلرامفینیکل (۳۰ میکروگرم)، کلینداما‌سین (۲ میکروگرم)، لیزولید (۱۰ میکروگرم)، متی‌سیلین (۵ میکروگرم) و نیتروفورانتوئین (۵۰ میکروگرم) (۷) انجام شد و با استفاده از استانداردهای (Clinical and Laboratory Standards Institute) CLSI تعیین گردید.

جهت تعیین مقاومت دارویی سویه‌ها نسبت به متی‌سیلین، از روش (Minimum Inhibitory Concentration) MIC با روش میکرو‌دایلوشن استفاده شد.

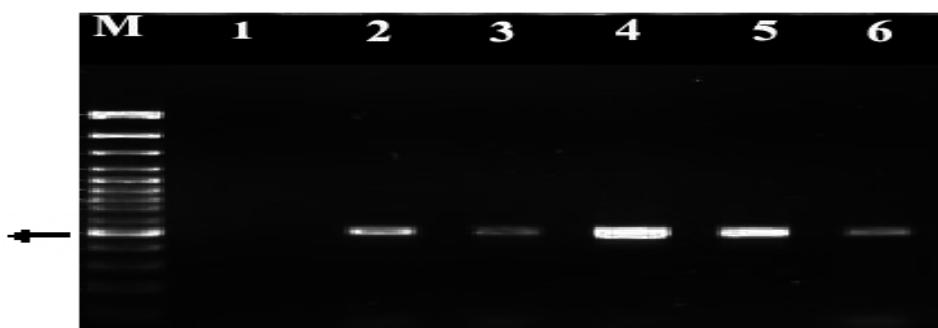
**جدول شماره ۱: توالی پرایمر مورد استفاده جهت ردیابی ژن *mec A* در ایزوله‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس**

ذن	توالی نوکلئوتیدی (۳۰-۵)	اندازه محصول
<i>mec A</i>	F:AAAATCGATGGTAAAGGTTGGC R:AGTTCTGCAGTACCGGATTGCG	532 (bp)

همچنین بالاترین میزان مقاومت به ترتیب نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های اریتروماسین (۰/۸۹/۴)، سیپروفلوکسازین (۰/۷۷/۷)، کلینداما‌سین (۰/۶۵/۹) و تتراسایکلین (۰/۶۳/۲) مشاهده شد. هیچ‌یک از سویه‌ها نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های لیزولید و ونکومایسین مقاوم نبودند. در مجموع، ۴۳٪ از ایزوله‌ها نسبت به تمامی آنتی‌بیوتیک‌ها، مقاوم بودند. بررسی مولکولی ایزوله‌های مقاوم به متی‌سیلین، نشان‌دهنده حضور ۷۶ درصدی ژن *mec A* در ایزوله‌های مورد بررسی بود. تصویر حاصل از PCR ایزوله‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس واجد ژن *mec A* در شکل نشان داده شده است.

## یافته‌ها

در مطالعه حاضر، ۱۵۰ ایزوله استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس جداسازی شده از انواع عفونت‌های بیمارستانی، در بیماران مراجعه‌کننده به مراکز درمانی استان اصفهان مورد ارزیابی قرار گرفت. براساس آزمون‌های فتوتیپی، تمامی ۱۵۰ جدایه به عنوان استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس تأیید شدند. با انجام آزمون دیسک دیفیوژن، سویه‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس مقاوم به متی‌سیلین جهت انجام بررسی‌های بیشتر انتخاب شدند. ۹۸/۹٪ از سویه‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس مورد بررسی، نسبت به آنتی‌بیوتیک پنی‌سیلین مقاوم بودند.

شکل: الکتروفوروز حاصل از ژن *mec* در ایزوله‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس.

ستون شماره ۱ کنترل منفی، ستون‌های شماره ۲-۶ حضور ژن *mec* در ایزوله‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس مقاوم به متی‌سیلین در (۵۳۲bp).

ایزوله‌های مورد بررسی از عفونت‌های زخم، عفونت‌های ادراری و خون جداسازی شدند که بیشترین فراوانی مربوط به ایزوله‌های عفونت‌های ادراری بود. در این بررسی، ۷۵٪ از بیماران مورد مطالعه، زن و ۲۵٪ مرد بودند. بیشترین ایزوله‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس مربوط به عفونت‌های ادراری بیماران بستری در بخش مراقبت‌های ویژه بیمارستان‌های استان اصفهان بود. فراوانی ایزوله‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس مورد مطالعه، نشان‌دهنده حضور ۲۵٪ ایزوله خون، ۴۵٪ ایزوله زخم و ۸۰٪ ایزوله جداسازی شده از عفونت‌های ادراری بود.

نتایج این مطالعه، نشان‌دهنده شیوع مقاومت به متی‌سیلین، همچنین دقت روش مولکولی در بررسی الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی می‌باشد (جدول شماره ۲).

## جدول شماره ۲: الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی در ایزوله‌های

آنتی بیوتیک	درصد مقاومت
آمیکاسین	۴۷/۳
اگزاسیلین	۶۵
اریتروماسین	۸۹/۴
بنی سیلین	۹۸/۹
تراسایکلین	۶۳/۲
توبراماسین	۴۸/۷
جنتامامسین	۷۵/۳
ریفارمپسین	۳۷/۴
سولفامتوکسازول	۵۳/۷
سپیروفلوکساسین	۷۷/۷
کاناامسین	۵۶
کلرامفینیکل	۶۳
کلیندامامسین	۶۵/۹
لینزولید	۰
متی سیلین	۵۴
نیتروفوراتئوین	۲۱
ونکومامسین	۰

**بحث**  
این مطالعه با هدف بررسی الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی، همچنین مقایسه مقاومت به متی‌سیلین به دو روش فنوتیپی و ژنتیکی در باکتری استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس جدادشده از نمونه‌های بالینی بیماران بستری در بیمارستان‌های استان اصفهان انجام شد. تعیین مقاومت به متی‌سیلین در استافیلوکوکوس‌های کوآگولاز منفی در آزمایشگاه‌های بالینی، یکی از مشکلات اساسی بالینی بوده است. در مطالعه حاضر با استفاده از روش انتشار از دیسک جهت بررسی الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی، مقاومت آنتی بیوتیکی نسبت به متی‌سیلین (۵۴٪) مشاهده گردید و هیچ کدام از سویه‌ها مقاومتی نسبت به ونکومامسین و لینزولید نشان ندادند. همچنین بررسی‌های مولکولی، نشان‌دهنده حضور ۷۶ درصدی ژن *A* در ایزوله‌های مورد بررسی بود. براساس مطالعات انجام شده، میزان مقاومت به متی‌سیلین در مناطق مختلف دنیا، متفاوت است (۱۱).

پس از تعیین حساسیت آنتی بیوتیکی سویه‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس نسبت به آنتی بیوتیک‌های مختلف، سویه‌هایی که نسبت به آنتی بیوتیک متی‌سیلین مقاوم بودند، تعیین و MIC آنها به روش E-test مشخص گردید. همچنین سویه‌هایی که دارای MIC بالای ۴ بودند، انتخاب و جهت بررسی مولکولی مقاومت به متی‌سیلین ذخیره شدند. نتایج این بررسی نشان می‌دهد هیچ مقاومت آنتی بیوتیکی نسبت به ونکومامسین و لینزولید در ایزوله‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس وجود ندارد.

طی مطالعه‌ای که در ترکیه توسط Duran و همکاران انجام شد از ۱۳۹ ایزووله استافیلوکوکوس اورئوس، ۱۶/۵٪ مقاوم به متی‌سیلین بودند و ۲۵/۹٪ از ایزووله‌های مقاوم به متی‌سیلین، واجد ژن *mec A* بودند. همچنین در مطالعه مشابه Cons و همکاران، ۱۸/۹٪ مقاوم به متی‌سیلین بودند و در ۲۹/۶٪ وجود ژن *mec A* گزارش گردید که مشابه با مطالعه حاضر، به دقت بالای روش مولکولی جهت تشخیص اشاره دارد. اختلاف زیادی میان الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی سویه‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس مقاوم و حساس به متی‌سیلین دیده شد است که نشان‌دهنده عدم کارایی برخی از آنتی بیوتیک‌های رایج جهت درمان عفونت‌های ناشی از سویه‌های مقاوم است. بنابراین، مقاومت بالای این سویه‌ها نسبت به آنتی بیوتیک‌های مختلف و از طرفی دیگر، بحث مقاومت چنددارویی سویه‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس مقاوم به متی‌سیلین باعث کاهش مشخص انتخاب‌های درمانی و افزایش احتمال شکست در روند درمان بیماران می‌شود (۱۷).

### نتیجه‌گیری

در بررسی مقاومت به متی‌سیلین استافیلوکوکوس‌های کواگولاز منفی به روش انتشار از دیسک؛ مقدار باکتری تلقیحی، قطر محیط کشت و دیسک‌های مورد استفاده همه می‌توانند در نتایج این آزمایش تأثیرگذار باشند. بنابراین، بررسی دقیق میزان مقاومت به متی‌سیلین در سویه‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس با استفاده از روش مولکولی ضروری می‌باشد.

شیوع استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس مقاوم به متی‌سیلین، نشان‌دهنده عدم کنترل عفونت در بیمارستان‌ها بوده و از طرفی، لزوم درمان عفونت‌های ناشی از این باکتری‌ها با ونکومایسین، موجب ظهور استافیلوکوکوس‌های مقاوم به ونکومایسین، همچنین صرف هزینه‌های بالایی شده است.

به عنوان مثال، مطالعات گسترده‌ای که در آمریکا بین سالهای ۱۹۹۷-۱۹۹۵ بر روی نمونه‌های کشت خون انجام گرفت، میزان مقاومت به متی‌سیلین در استافیلوکوکوس‌های کواگولاز منفی را ۵۸٪ گزارش کرد. همچنین طبق گزارش پایگاه داده، میزان مقاومت به متی‌سیلین بین سالهای ۱۹۹۷-۱۹۹۹ در بین کشورهای اروپایی متفاوت بوده و به طور کلی در نقاط مختلف دنیا از جمله کانادا، ایالات متحده آمریکا، آمریکای لاتین و اروپا حدود ۷۰٪ گزارش شده است (۱۲، ۱۳).

در مطالعه حاضر بررسی مولکولی ایزووله‌های مقاوم به متی‌سیلین، نشان‌دهنده حضور ۷۶ درصدی ژن *mec A* در ایزووله‌های مورد بررسی بود که شیوع مقاومت به متی‌سیلین را نشان داد، همچنین دقت روش مولکولی در بررسی الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی، مشابه با مطالعه انجام شده در کشور تونس بود. نتایج این مطالعه بر روی استافیلوکوکوس‌های کواگولاز منفی نشان داد مقاومت به پنی‌سیلین G و متی‌سیلین، ۶۰٪ بوده است. میزان ژن *A* نیز ۶۵٪ گزارش شد (۱۴).

در مطالعه مشابه دیگری در کشور، در بیمارستان شریعتی و مرکز طبی کودکان تهران، از تعداد ۸۵ سویه استافیلوکوکوس کواگولاز منفی و ۷۰ سویه استافیلوکوکوس اورئوس بررسی شده با روش فنوتیپی؛ ۶۲ سویه استافیلوکوکوس، کواگولاز منفی و ۲۷ سویه استافیلوکوکوس اورئوس به اگراسیلین مقاوم بودند (۱۵). در ایران از آنتی بیوتیک‌های اریترومایسین، سپروفلوکسازین، کلیندامایسین و تتراسایکلین به طور وسیع جهت درمان بیماران استفاده می‌شود که همین امر می‌تواند دلیلی جهت افزایش مقاومت نسبت به این آنتی بیوتیک‌ها باشد. همچنین امکان انتقال پلاسمیدهای مقاوم به تتراسایکلین در میان بسیاری از گونه‌ها و جنس‌های مختلف باکتریایی وجود دارد. از این رو بررسی الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی در ایزووله‌های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس به روش فنوتیپی و ژنوتیپی حائز اهمیت است (۱۶).

## References:

1. Monsen T, Karlsson C, Wiström J. Spread of clons of multidrug resistant coagulase negative staphylococci within a university hospital. *Infect Control Hosp Epidemiol* 2005;26(1):76-80.
2. Choi SM, Kim SH, Kim HJ, Lee DG, Choi JH, Yoo JH, et al. Multiplex PCR for the detection of genes encoding aminoglycoside modifying enzymes and methicillin resistance among *Staphylococcus* species. *J Korean Med Sci* 2003;18(5):631-6.
3. Secchi C, Antunes AL, Perez LR, Cantarelli VV, d'Azevedo PA. Identification and detection of methicillin resistance in non-epidermidis coagulase-negative staphylococci. *Braz J Infect Dis* 2008;12(4):316-20.
4. Diekema DJ, Pfaller MA, Schmitz FJ, Smayevsky J, Bell J, Jones RN, et al. Survey of infections due to *Staphylococcus* species: Frequency of occurrence and antimicrobial susceptibility of isolates collected in the United States, Canada, Latin America, Europe, and the Western Pacific region for the SENTRY Antimicrobial Surveillance Program, 1997-1999. *Clin Infect Dis* 2001;32(Suppl 2):114-32.
5. Sahm DF, Marsilio MK, Piazza G. Antimicrobial resistance in key bloodstream bacterial isolates: Electronic surveillance with the Surveillance Network Database--USA. *Clin Infect Dis* 1999;29(2):259-63.
6. Jalalpoor Sh, Kasra Kermanshahi R, Nouhi AS, Zarkesh Esfahani H. Antibiotic resistance in *B. cereus* st. Isolated from staff hands and hospital surfaces. 3<sup>rd</sup> Iranian Congress of Clinical Microbiology. Iran, Shiraz: Shiraz Medical University; 2009. p. 184. [Text in Persian]
7. Stone P, Larson E, Kawar L. A systematic audit of economic evidence linking nosocomial infections and infection control interventions: 1990-2000. *Am J Infect Control* 2002;30(3):145-52.
8. Millar BC, Jiru X, Moore JE, Earle JA. A simple and sensitive method to extract bacterial, yeast and fungal DNA from blood culture material. *J Microbiol Methods* 2000;42(2):139-47.
9. Murray PR, Rosenthal KS, Pfaller MA. Review of medical microbiology Murray. Bahador A, Translator. Tehran: Khosravi Pub; 2010. p. 135-6. [Text in Persian]
10. Huang YT, Liao CH, Teng LJ, Hsueh PR. Comparative bactericidal activities of daptomycin, glycopeptides, linezolid and tigecycline against blood isolates of Gram-positive bacteria in Taiwan. *Clin Microbiol Infect* 2008;14(2):124-9.
11. Reynolds R, Potz N, Colman M, Williams A, Livermore D, MacGowan A. Antimicrobial susceptibility of the pathogens of bacteraemia in the UK and Ireland 2001–2002: The BSAC bacteraemia resistance surveillance programme. *J Antimicrob Chemother* 2004;53:1018-32.
12. Sahm DF, Marsilio MK, Piazza G. Antimicrobial resistance in key bloodstream bacterial isolates: Electronic surveillance with the surveillance network database--USA. *Clin Infect Dis* 1999;29(2):259-63.
13. Diekema DJ, Pfaller MA, Schmitz FJ, Smayevsky J, Bell J, Jones RN, et al. Survey of infections due to *Staphylococcus* species: Frequency of occurrence and antimicrobial susceptibility of isolates collected in the United States, Canada, Latin America, Europe, and the Western Pacific region for the SENTRY antimicrobial surveillance program, 1997-1999. *Clin Infect Dis* 2001;32(Suppl 2):114-32.
14. Bouchami O, Achour W, Ben Hassen A. Species distribution and antibiotic sensitivity pattern of coagulase-negative Staphylococci other than *Staphylococcus epidermidis* isolated from various clinical specimens. *African J Microbiol Res* 2011;5(11):1298-305.
15. Fatholahzadeh B, Emaneini M, Gilbert G, Udo E, Aligholi M, Modarressi MH, et al. Staphylococcal cassette chromosome mec (SCCmec) analysis and antimicrobial susceptibility patterns of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA) isolates in Tehran, Iran. *Microb Drug Resist* 2008;14(3):217-20.
16. Rahimi F, Bouzari M, Maleki Z, Rahimi F. Antibiotic susceptibility pattern among *Staphylococcus* spp. With emphasis on detection of *mec A* gene in methicillin resistant *Staphylococcus aureus* isolates. *Iran J Clin Infect Dis* 2009;4(3):143-50.
17. Duran N, Ozer B, Duran GG, Onlen Y, Demir C. Antibiotic resistance genes & susceptibility patterns in staphylococci. *Indian J Med Res* 2012;135:389-96.

## Original Article

***An Investigation of Antibiotic Resistance Pattern in the Strains of Methicillin-resistant *Staphylococcus epidermidis* Isolated From Clinical Samples in Isfahan Province, Iran***

**Fahimeh Nourbakhsh<sup>1\*</sup>, Hassan Momtaz<sup>1</sup>**

<sup>1</sup>Department of Microbiology, Shahrekord Branch, Islamic Azad University, Shahrekord, Iran.

**Abstract**

**Background and Objectives:** *Staphylococcus epidermidis* is one of the effective factors causing nosocomial infections. This study was performed to investigate the antibiotic resistance pattern in the methicillin-resistant *S. epidermidis* strains isolated from clinical samples in Isfahan Province.

**Methods:** In this descriptive cross-sectional study, 150 isolates of *S. epidermidis* were isolated from detected from the patients hospitalized in hospitals and treatment centers of Isfahan City. The antibiotic resistance pattern was evaluated by disk diffusion method. The presence of the gene encoding antibiotic resistance to methicillin (*mec A*) in the isolates were investigated using PCR method. Data were analyzed with Chi-square and Fisher's exact statistical tests.

**Results:** In this study, most isolates were related to urinary tract infections. The highest resistance was reported to penicillin (98.9%), erythromycin (89.4%), ciprofloxacin (77.7%), clindamycin (65.9%), tetracycline (63.2%), and meticillin (54%). None of the strains showed resistance to vancomycin and linezolid. Molecular studies indicated the presence of *mecA* gene in 76% of the studied isolates.

**Conclusion:** According to the results of this study, vancomycin and linezolid antibiotics can be the best choice of treatment for infections caused by *S. epidermidis*. Also, high resistance of *S. epidermidis* can be a serious warning for increased multiple antibiotic resistance. Molecular studies are indicative of high sensitivity of molecular methods in the investigation of methicillin-resistant isolates.

**Keywords:** *Staphylococcus epidermidis*; Drug resistance, Microbial; Isfahan, Iran.

**\*Corresponding Author:**  
Fahimeh Nourbakhsh,  
Department of Microbiology,  
Shahrekord Branch, Islamic  
Azad University,  
Shahrekord, Iran.

Email:  
fahimeh\_nourbakhsh@yahoo.com

Received: 21 Sep, 2015

Accepted: 26 Oct, 2015