

الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی سویه‌های استافیلوكوکوس اورئوس جدا شده از کارکنان بیمارستان‌های جهرم

ساره سعادت^۱، کاووس صلح جو^{*}^۲، اکبر کاظمی^۳، جلال مردانه^۴

^۱ باشگاه پژوهشگران جوان و نخبگان، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد جهرم، جهرم، ایران، ^۲ گروه میکروبشناسی، دانشگاه علوم پزشکی جهرم، جهرم، ایران، ^۳ مرکز تحقیقات میکروبشناسی بالینی استاد البرزی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز، شیراز، ایران

تاریخ دریافت: ۱۳۹۲/۳/۸ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۲/۴/۴

چکیده

زمینه و هدف: در دهه‌های اخیر درمان نامناسب آنتی بیوتیکی منجر به ظهور سویه‌های مقاوم به متی سیلین و نکومایسین شده است. از آنجا که استافیلوكوکوس اورئوس از منابع مهم ایجاد عفونت و انتقال به وسیله کارکنان بیمارستان‌ها است، هدف این مطالعه تعیین الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی سویه‌های استافیلوكوکوس اورئوس جدا شده از کارکنان بیمارستان‌های جهرم بود.

روش بررسی: در این مطالعه توصیفی- مقطعی در سال ۱۳۹۱، تعداد ۳۹۷ نمونه از ناحیه قدمای بینی کارکنان درمانی و خدماتی بیمارستان‌های جهرم به وسیله سواب استریل جمع آوری و بعد از تعیین هویت باکتری استافیلوكوکوس اورئوس به وسیله تست‌های بیوشیمیایی و میکروبیولوژی، الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی ایزوله‌های جدا شده به روش دیسک دیفیوژن برای ۱۳ نوع آنتی بیوتیک بررسی شد. برای سویه‌های مقاوم به متی سیلین در روش دیسک دیفیوژن (قطرهاله بیشتر از میلی‌متر)، حداقل غلظت مهارکنندگی (MIC) نسبت به آنتی بیوتیک‌های نکومایسین، تیکوپلانین، لینزولید و سینرسید به روش E-test تعیین گردید. داده‌ها با آزمون‌های آماری فیشر، مجدور کای و آنالیز واریانس تجزیه و تحلیل شدند.

یافته‌ها: در این مطالعه ۱۱/۳ درصد افراد، ناقل استافیلوكوکوس اورئوس در بینی بودند. به طوری که ۹۰ درصد از آنها کارکنان درمانی و ۱۰ درصد کارکنان خدماتی بودند. بیشترین حساسیت به آنتی بیوتیک‌های سپروفلاکساسین، ریفارمپین، لینزولید و سینرسید (۹۱/۱ درصد) و کمترین حساسیت به آنتی بیوتیک‌های پنی سیلین (۴/۷ درصد) مشاهده شد. از ۹ سویه مقاوم به متی سیلین، یک ایزوله مقاوم به نکومایسین و ۲ ایزوله مقاوم به تیکوپلانین و لینزولید بودند.

نتیجه‌گیری: با توجه به این که سویه‌های جدا شده از کارکنان به اکثر آنتی بیوتیک‌های رایج در درمان عفونت‌های استافیلوكوکوس اورئوس مقاومت نشان دادند، شناسایی و درمان این کارکنان درمانی و خدماتی می‌تواند از افزایش عفونت‌های بیمارستانی ناشی از سویه‌های مقاوم جلوگیری نماید.

واژه‌های کلیدی: استافیلوكوکوس اورئوس، کارکنان بیمارستان، مقاومت آنتی بیوتیکی

*نویسنده مسئول: کاووس صلح جو، جهرم، بلوار شهید مطهری، دانشگاه علوم پزشکی جهرم، گروه میکروبشناسی
Email:solhjouk@yahoo.com

مقدمه

در خود و دیگران می‌باشد(۸). به علت وجود سویه‌های مقاوم و مشکلات درمانی ناشی از این سویه‌ها تعیین الگوی حساسیت آنتی بیوتیکی آن‌ها امری بسیار مهم و حیاتی است. بنابراین هدف این مطالعه، تعیین فراوانی و مقاومت آنتی بیوتیکی سویه‌های استافیلوقوکوس اورئوس جداسده از کارکنان بیمارستان‌های جهرم نسبت به آنتی بیوتیک‌های مورد استفاده به ویژه متی‌سیلین و ونکومایسین بود.

روش بررسی

در این مطالعه مقطعی به مدت شش ماه (فروردین تا شهریور ۱۳۹۱) از قسمت قدمای بینی ۳۹۷ نفر از کارکنان درمانی و خدماتی کارکنان بیمارستان‌های جهرم (مطهری و پیمانی) به روش سرشماری تصادفی، نمونه‌گیری شد. نمونه‌گیری به وسیله سواب مرطوب استریل از قسمت قدمای هر دو سوراخ بینی افراد مورد مطالعه انجام گرفت. سپس سواب‌های مورد نظر بر روی محیط‌های بلاد آگار کشت داده شد، بعد از انتقال به آزمایشگاه جهت تکثیر به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد قرار داده شد. محیط‌های کشت ساخت شرکت مرك آلمان مورد استفاده قرار گرفت. برای تعیین هویت میکروارگانیسم از رنگ‌آمیزی گرم و آزمون‌های کاتالاز، کوآگولاز، تخمیر مانیتول و PCR و زن *nuc* باکتری استافیلوقوکوس اورئوس استفاده شد.

استافیلوقوکوس اورئوس عضوی از خانواده استافیلوقوکاسیه است که بیش از یک قرن از شناخت آن می‌گذرد. استافیلوقوکوس اورئوس یکی از قدیمی‌ترین و بیماری‌زاترین پاتوژن‌های انسانی می‌باشد (۱). مقاومت روزافزون این باکتری در برابر داروهای ضد باکتریایی به یکی از نگرانی‌های سلامت عمومی تبدیل شده است (۲). اولین موارد مقاومت استافیلوقوکوس به داروی بتالاکتام در سال ۱۹۵۰ گزارش شد و در همان دوره اولین مورد استافیلوقوکوس اورئوس مقاوم به متی‌سیلین (MRSA) گزارش گردید (۳). در دهه ۱۹۸۰ میلادی به دلیل وقوع گستردگی MRSA درمان تجربی عفونت‌های استافیلوقوکوسی در بسیاری از مراکز مراقبت‌های بهداشتی به ونکومایسین تغییر یافت و نتایج درمانی استفاده از این آنتی بیوتیک مناسب بود، ولی بعد از مدتی سوش‌هایی از MRSA با کاهش حساسیت به ونکومایسین گزارش شدند (۴). استافیلوقوکوس اورئوس با حساسیت حدواتسط به ونکومایسین (VISA) برای اولین بار در سال ۱۹۹۶ از کشور ژاپن گزارش گردید (۴). اولین مورد استافیلوقوکوس اورئوس مقاوم به ونکومایسین در سال ۲۰۰۲ از ایالات متحده آمریکا گزارش شد (۶ و ۵). در ایران اولین گزارش در خصوص سویه‌های استافیلوقوکوس اورئوس با مقاومت حدواتسط نسبت به ونکومایسین در سال ۱۳۸۲ ارائه شد (۷). افراد ناقل به خصوص کارکنان بیمارستان‌ها منبع مهمی برای ایجاد عفونت

رشد (MIC)، نسبت به آنتیبیوتیک‌های ونکومایسین، تیکوپلانین، لینزولید و سینرید با روش (Liofilechem, Italy) E-test تعیین شد. به این ترتیب که با آماده سازی سوسپانسیون باکتری مطابق ۰/۵ مک فارلند و کشت آن بر روی محیط مولرهیتون آگار، نوار E-test بر روی محیط قرار گرفت و بعد از مدت ۲۴ ساعت انکوباسیون، محل شروع هاله عدم رشد به عنوان MIC در نظر گرفته می‌شود.

از آنجایی که برخی از کوکسی‌های گرم مثبت به طور ذاتی به ونکومایسین مقاوم هستند و ممکن است در تست‌های بیوشیمیایی با استافیلوکوکوس اورئوس اشتباه شوند، سویه‌های استافیلوکوکوس اورئوس که قبلاً به روش میکروبیولوژی و بیوشیمیایی مورد تأیید اولیه قرار گرفته بودند، با استفاده از روش مولکولی یعنی PCR برای ژن *nuc* با استفاده از پرایمر اختصاصی مجدد تأیید شدند. استخراج DNA با استفاده از کیت سیناژن (ایران) بر اساس پروتکل شرکت سازنده انجام گرفت. سپس آزمون PCR برای ژن *nuc* با استفاده از دستگاه ترموسایکلر، شامل ۳۰ سیکل دناتوراسیون در دمای ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه، مرحله اتصال پرایمر در دمای ۵۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۶۰ ثانیه و تکثیر قطعه هدف در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۷۵ ثانیه انجام گرفت. سویه استاندارد استافیلوکوکوس اورئوس (ATCC 25923) به عنوان کنترل مثبت در نظر گرفته شد. در نهایت محصولات PCR در ژل آگارز ۱/۲ درصد الکتروفورز شد و

تعیین حساسیت آنتیبیوتیکی بر اساس (Clinical and Laboratory Standards Institute) CLSI راهنمای انتشار دیسک (Kirby-Bauer) انجام شد. دیسک‌های آنتیبیوتیکی مورد استفاده عبارت بودند از: ونکومایسین (۳۰ میکروگرم)، تیکوپلانین (۳۰ میکروگرم)، لینزولید (۳۰ میکروگرم)، سینرید (کوئینوپریستین - دالفوپریستین) (۱۵ میکروگرم)، سیپروفلوکسازین (۵ میکروگرم)، ریفامپین (۱۵ میکروگرم)، کلیندامایسین (۲ میکروگرم)، متی‌سیلین (۱ میکروگرم)، اریترومایسین (۱۵ میکروگرم)، تتراسایکلین (۳۰ میکروگرم)، پنی‌سیلین (۱۰ میکروگرم)، آموکسی‌سیلین (۲۵ میکروگرم) و آمپی‌سیلین (۱۰ میکروگرم) که از شرکت MAST انگلستان تهیه شدند.

برای انجام روش دیسک دیفیوژن، سوسپانسیون باکتری با غلظت ۰/۵ مک فارلند تهیه و در محیط مولر هیتون آگار کشت داده شد. چند دقیقه محیط مولر هیتون را به حال خود گذاشته تا اگر سطح محیط مرطوب شده است خشک گردد. سپس با یک پنس استریل، دیسک‌های آنتیبیوگرام بر روی محیط قرار گرفت. پس از ۱۸ تا ۲۴ ساعت انکوباسیون، حلقه عدم رشد با خط کش مخصوص بر اساس میلی‌متر اندازه‌گیری و بر اساس جدول استاندارد CLSI به صورت حساس، نیمه حساس و مقاوم ثبت شد.

برای سویه‌های مقاوم به متی‌سیلین (MRSA) در روش دیسک دیفیوژن، حداقل غلظت ممانعت کننده از

نتایج نشان داد که از ۳۹۷ نمونه جمع‌آوری شده از کارکنان، ۴۵ نفر(۱۱/۳ درصد) کشت مثبت از نظر استافیلیکوکوس اورئوس داشتند. از نظر توزیع جنسی ۲۲ نفر(۲/۲۰ درصد) مرد و (۸/۲۳ درصد) نفر زن بودند که به ۵ گروه سنی تقسیم‌بندی شدند. بیشترین و کمترین فراوانی مشاهده شده به ترتیب در گروه سنی ۲۱-۳۰ و ۵۱-۶۰ مشاهده گردید. میانگین سنی افراد ۳۲/۳ سال بود. کمترین سن ۱۹ سال و بیشترین سن ۵۶ سال بود. بیشترین فراوانی افراد کشت مثبت در بخش جراحی ۱۲ نفر(۲۷ درصد) و کمترین فراوانی در بخش‌های اتفاقات، دیالیز، رادیولوژی و همودیالیز ۱ نفر(۲/۲ درصد) بود.

بیشترین درصد فراوانی مقاومت مربوط به پنی‌سیلین(۹۵/۳ درصد) و کمترین درصد فراوانی مربوط به سینرسید(۶/۷ درصد) بود. مقاومت به ونکومایسین در ۵ مورد (۱۱/۱ درصد) دیده شد. در مجموع از ۴۵ سویه جداشده استافیلیکوکوس اورئوس، ۹ نفر (۲۰ درصد) مقاوم به متی‌سیلین و ۲۶ نفر (۸۰ درصد) حساس به متی‌سیلین به روش دیسک دیفیوژن بودند(جدول ۱).

در این پژوهش برای تعیین حداقل غلظت مهارکنندگی برای سویه‌های مقاوم به متی‌سیلین(MRSA) به روش دیسک دیفیوژن از نوارهای E-test ونکومایسین، تیکوپلانین، لینزولید و سینرسید استفاده شد. نتایج E-test نشان داد که ۱۱/۱ درصد) ایزوله مقاوم به ونکومایسین ($MIC \geq 256$)

پس از رنگ‌آمیزی با اشعه مایر ابتدا مشاهده گردید(۹).

داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار SPSS و آزمون‌های آماری فیشر، مجدول کای و آنالیز واریانس تجزیه و تحلیل شدند.

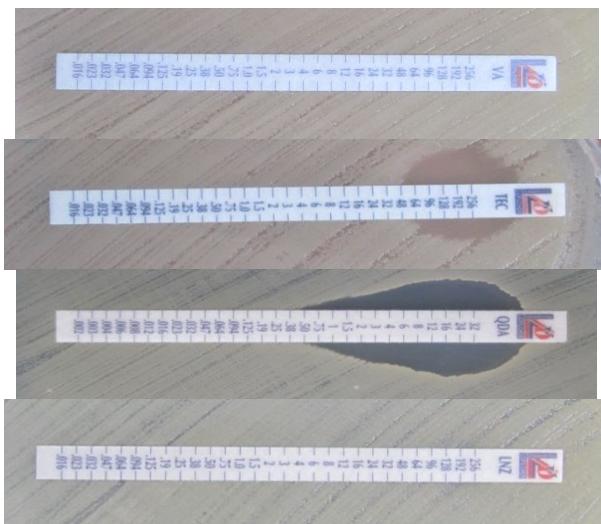
در تمام مراحل مطالعه از سویه‌های استاندارد به عنوان کنترل کیفی(QC) آزمایش‌ها استفاده خواهد شد. از سویه استاندارد *Staphylococcus aureus* ATCC 29212 و *Enterococcus faecalis* ATCC 29213 به عنوان سویه استاندارد حساس به ونکومایسین و از سویه *Enterococcus faecalis* ATCC 51299 به عنوان سویه استاندارد مقاوم به ونکومایسین استفاده شد.

یافته‌ها

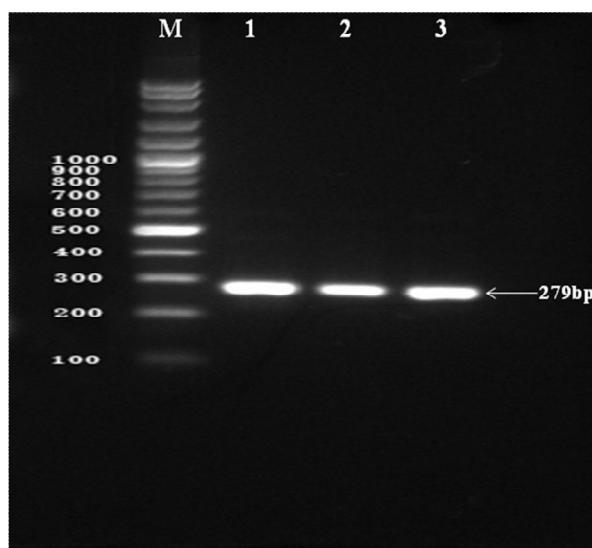
در این مطالعه ۳۹۷ نفر از کارکنان بیمارستان‌های جهرم از نظر ناقل بودند استافیلیکوکوس اورئوس مورد بررسی قرار گرفتند که ۱۰۹ نفر مرد و ۲۸۸ نفر زن بودند. سن افراد مورد مطالعه حداقل ۱۹ سال و حداًکثر ۶۰ سال بود. افراد از نظر عنوان پرسنلی در گروه‌های پزشک، پرستار و خدماتی قرار گرفتند. گروه پرستاران با ۳۲۴ نفر بیشترین و گروه پزشکان با ۲۲ نفر کمترین فراوانی را داشتند. بر اساس بخش محل کار نیز افراد مورد مطالعه گروه‌بندی شدند، که بخش جراحی با تعداد ۹۶ نفر بیشترین و بخش رادیولوژی با تعداد ۲ نفر کمترین فراوانی را داشتند.

محصول الکتروفورز واکنش PCR ژن nuc میکروب استافیلوکوکوس اورئوس در تصویر ۲ نشان داده شده است.

و ۲ ایزوله (۲۲/۲ درصد) مقاوم به لینزولید ($\mu\text{g}/\text{ml}$) و تیکوپلانین (MIC=48 $\mu\text{g}/\text{ml}$) و تیکوپلانین (MIC=64 $\mu\text{g}/\text{ml}$) بودند(تصویر ۱).



تصویر ۱: نوار E-test و نکومایسین، تیکوپلانین، لینزولید و کوئینوپریستین-الفوپریستین(سینفرسید). سوبیه استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به نکومایسین، تیکوپلانین، لینزولید و حساس به کوئینوپریستین - الفوپریستین



تصویر ۲. الکتروفورز محصول PCR- قطعات ۲۷۹bp حاصل از پرایمر ژن nuc .Line 1, 2 ,3 : نمونه های مثبت، M: سایز مارکر 100bp

جدول ۱: مقایسه توزیع فراوانی استافیلیکوکوس اورئوس جدا شده از کارکنان با روش دیسک دیفیوژن بر اساس الگوی حساسیت آنتی بیوتیکی

آنتی بیوتیک	مقاآم تعداد(درصد)	نیمه حساس تعداد(درصد)	حساس تعداد(درصد)	جمع کل تعداد(درصد)
ونکومایسین	(۱۱/۱)۵	-	(۸۸/۹)۴۰	(۱۰۰)۴۵
اکراسیلین	(۲۰)۹	-	(۸۰)۳۶	(۱۰۰)۴۵
تیکوپلانین	(۸/۸)۴	(۲/۲)۱	(۸۸/۹)۴۰	(۱۰۰)۴۵
تراسایکین	(۱۷/۸)۸	-	(۸۲/۲)۲۷	(۱۰۰)۴۵
اریترومایسین	(۲۴/۵)۱۱	(۲/۲)۱	(۷۳/۳)۲۳	(۱۰۰)۴۵
کلیندامایسین	(۱۷/۸)۸	(۲/۲)۱	(۸۰)۳۶	(۱۰۰)۴۵
سیپروفلوکساسین	(۶/۷)۳	(۲/۲)۱	(۹۱/۱)۴۱	(۱۰۰)۴۵
پنی سیلین	(۹۵/۳)۴۲	-	(۶/۷)۳	(۱۰۰)۴۵
آمبی سیلین	(۹۱/۱)۴۱	-	(۸/۹)۴	(۱۰۰)۴۵
آموکسی سیلین	(۸/۸)۴۰	-	(۱۱/۱)۵	(۱۰۰)۴۵
ریفارمپین	(۶/۷)۲	(۲/۲)۱	(۹۱/۱)۴۱	(۱۰۰)۴۵
سینز سید	(۶/۷)۲	(۲/۲)۱	(۹۱/۱)۴۱	(۱۰۰)۴۵
لینزولید	(۶/۷)۳	(۲/۲)۱	(۹۱/۱)۴۱	(۱۰۰)۴۵

قاسمیان و همکاران از بیمارستان قائم قائم شهر ۲۶

درصد، ضیاء شیخ السلامی و همکاران در سال ۱۲۸۸ در بیمارستان علی بن ابی طالب رفسنجان ۲۰ درصد از بیمارستان علی بن ابی طالب رفسنجان و کرمستجو و همکاران از بیمارستان‌های (۱۲) بندربعباس ۱۶ درصد گزارش کردند(۱۰-۱۲). میزان فراوانی ناقلين سویه‌های مقاوم به متی‌سیلین(MRSA) در کارکنان این مطالعه ۲۰ درصد بود که در مقایسه با بسیاری از بررسی‌های مشابه انجام شده در ایران کمتر است. گزارش‌های متفاوتی از بیمارستان‌های کشور وجود دارد که محدوده‌ی آن بین ۱۶-۸۳ درصد است(۱۴-۱۶). میزان شیوع MRSA در بین کارکنان اتاق عمل بیمارستان شهید صدوقی یزد در مطالعه خلیلی و همکاران(۱۷) از یزد (۱۱/۹۲) کمتر از مطالعه حاضر بود، اما در مطالعات انجام شده در قائم شهر و بندربعباس میزان مقاومت به متی‌سیلین به ترتیب ۸۳ و ۷۵ درصد و

بحث استافیلیکوکوس اورئوس طی چند دهه اخیر به عنوان یکی از پاتوژن‌های شایع بیمارستانی است که یکی از دلایل آن کسب فاکتورهای مقاومت است. به طوری که با ورود هر آنتی بیوتیک جدید برای درمان عفونت‌های مقاوم ظهور یافتند و درمان را دشوار کردند(۱۰). در مطالعه حاضر که با هدف بررسی فراوانی و تعیین الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی سویه‌های استافیلیکوکوس اورئوس جدا شده از کارکنان بیمارستان‌های جهرم انجام شد، میزان ناقل بودن کارکنان ۱۱/۳ درصد بود که در مقایسه با این میزان در سایر بیمارستان‌های کشور(۸۰-۵۰ درصد) کمتر است. به طور مثال میزان ناقلين استافیلیکوکوس اورئوس در مطالعه نیکبخت و همکاران(۱۳۸۸) از بیمارستان ولی عصر مشکین شهر ۴۵ درصد،

سویه استافیلوكوکوس اورئوس جدا شده از زخم پای یک زن دیابتی در تهران، مقاومت بالایی نسبت به ونکومایسین با $\mu\text{g}/\text{ml}$ MIC ≥ 512 گزارش کردند(۲۳) و عظیمیان و همکاران(۲۰۱۲) ایزو له مقاوم به ونکومایسین با $\mu\text{g}/\text{ml}$ MIC=512 را گزارش نمودند(۲۴). سالها است که ونکومایسین برای سویه های مقاوم به متی سیلین به عنوان خط اول درمان است و وجود سویه های مقاوم به ونکومایسین و آنتی بیوتیک های جدید در بین کارکنان بیمارستان ضرورت بررسی های بیشتر جهت شناسایی و درمان های دوره ای کارکنان مراکز بهداشتی- درمانی را نشان می دهد.

نتیجه گیری

مطالعه حاضر نشان داد که با توجه به ظهور سویه های استافیلوكوکوس اورئوس با مقاومت کامل و حد واسط نسبت به ونکومایسین و نگرانی در درمان عفونت های ناشی از این سویه ها، بازنگری در رژیم آنتی بیوتیکی مورد استفاده در درمان عفونت های ناشی از استافیلوكوکوس اورئوس و جلوگیری از تجویز بی رویه و خودسرانه آنتی بیوتیک ها ضروری است.

تقدیر و تشکر

مطالعه حاضر بخشی از نتایج پایان نامه مقطع کارشناسی ارشد میکروب شناسی بود که با حمایت مالی دانشگاه آزاد اسلامی واحد جهرم و دانشگاه علوم پزشکی جهرم انجام شد.

بیشتر از مطالعه حاضر بود. این تحقیقات نشان دهنده میزان شیوع بالای سویه های MRSA در بین کارکنان بیمارستان های کشور است(۱۸ و ۱۱).

مشابه با مطالعه حق گو و همکاران در سال ۹۱ در تبریز، در این مطالعه نیز مقاومت نسبت به آنتی بیوتیک های آمینوگلیکوزیدی و سپیرو فلوكسازین پایین بود (۱۹) و بیشترین مقاومت نسبت به پنی سیلین مشاهده شد که مشابه سایر مطالعات انجام شده در کشور است(۲۰). تفاوت میزان مقاومت در این تحقیق نسبت با سایر مطالعات انجام شده می تواند مربوط به تفاوت مقاومت در مناطق مختلف یا حتی در بیمارستان های یک منطقه، تفاوت در روش های آزمایشگاهی روتین و کیفیت دیسک های تولیدی به وسیله انواع شرکت های داخلی و خارجی مورد استفاده در مطالعات مختلف باشد.

در این بررسی از ۹ ایزو له مقاوم به متی سیلین به روش دیسک دیفیوژن، یک سویه با روش E-test مقاوم به ونکومایسین و ۲ سویه مقاوم به تیکوپلانین و لیزولید بوده و مورد تأیید قرار گرفته است. در یک مرور سیستماتیک که اخیراً در مشهد به وسیله عسکری و همکاران انجام شد، تمام سویه های مقاوم به ونکومایسین را ۳۳ مورد بیان کردند که ۳ گزارش از ایران است (۲۱). آنچه در این مطالعه حائز اهمیت است وجود سویه هایی با مقاوم بالا ($\mu\text{g}/\text{ml}$) به MIC > 256 و نکومایسین و آنتی بیوتیک های جدید دیگر است. علی قلی و همکاران در سال ۲۰۰۸ اولین سویه مقاوم به ونکومایسین دارای فاکتور ژنتیکی (*vanA*) با معادل ۵۱۲ میلی گرم بر میلی لیتر) را از تهران گزارش نمودند (۲۲). در مطالعه دز فولیان و همکاران بر روی

REFERENCES

- Shokouhi SH. Drug Resistant Staphylococci. In Emerging, Re-emerging infectious diseases and Employee Health Volume 1. Edited by: Hatami. Tehran: Ministry of health and medical education, Center for disease management; 2004; 289-397.
- Bagherzadeh Yazdchi S, Pourmand MR, Hajiabdolbaghi M, Hoseini M, Mardani N. Molecular study of hyper variable region (hvr) and antibiotic susceptibility patterns of staphylococcus aureus strain isolates collected from Tehran University of Medical Sciences Hospitals. Journal of Health Faculty and Institute of public Health Research 2008;6(2):39-47.
- Jevons MP, Celbenin-resistant staphylococci. Br Med J 1961; 1: 124-5.
- Hiramatsu K, Hanaki H, Ino T, Yabuta K, Oguri T, Tenover FC. Methicillin-resistant Staphylococcus aureus clinical strain with reduced vancomycin susceptibility. J Antimicrobial Chemother; 1997; 40(1):135-6.
- Centers for Disease Control and Prevention (CDC). Staphylococcus aureus resistant to vancomycin--United States, 2002. MMWR Morb Mortal Wkly Rep. 2002; 51:565-567.
- Sievert DM, Rudrik JT, Patel JB, McDonald LC, Wilkins MJ, Hageman JC. Vancomycin-resistant Staphylococcus aureus in the United States, 2002-2006. Clin Infect Dis 2008; 46:668-74.
- Naderinasab M, Fatehmanesh P, Shahnavazi B. Staphylococcus aureus resistant against Vancomycin(Persian). Rahavard-e Danesh 2004; 6(4): 51-5.
- Kluytmans, Van Belkum A, Verbrugh H. Nasal carriage of staphylococcus aureus: Epidemiology, underlying mechanisms and associated risks. Clin Microbiol Rev 1997; 10(3): 505-20.
- Saha B, Singh AK, Ghosh A, Bal M. Identification and characterization of a vancomycin-resistant Staphylococcus aureus isolated from Kolkata (South Asia). Journal of medical microbiology 2008; 57(1): 72-9.
- Nikbakht M, Hassan Nejad S, Rezazadeh B. Frequency of Staphylococcus aureus nasal carriers in staff of Valie asr hospital (Meshkin Shahr) and determination antibiotic resistance patterns of isolated strains. (persian) Medical Journal of Ardabil University 2010; 9(1): 80-8.
- Ghasemian R, Najafi N, Shojai Far A. The survey frequency of Staphylococcus aureus nasal carriers in staff of Ghaem educational hospital and determination antibiotic resistance patterns of isolated strains. Medical Journal of Mazandaran University 2005; 14(44): 79-86.
- Zia Shekholeslamai N, Rezaeian M, Tashakori M. Determination of The prevalance of Staphylococcus aureus Nasal Carriers and Antimicrobial Resistance Pattern in clinical Wards staff of Ali-Ebne Abitaleb Hospital, Rafsanjan. Journal of Rafsanjan University of Medical Sciences 2010; 8(1): 27-36.
- Karamastaji A, Moradi N, Bushehri A, Jahed M, Dadestan B, Sangin Ababdi F, et al. Frequency of Staphylococcus aureus nasal carriage in Bandarabbas hospitals staffs and determination antibiotic resistance pattern of isolates. Hormozgan medical Journal 2009; 12(20): 9-10.
- Saderi H, Ulia P, Jalali Nadishan M, Fallah N, Fallah Mohammadi F, Barati Namin M. Frequency of Staphylococcus aureus in Tehran hospitals staffs. Journal of shahed University 2004; 11(42): 33-8.
- Japoni A, Alborzi A, Orafa F, Rasouli M, Farshad S. Distribution pattern of methicillin resistant genes (mecA) in Staphylococcus aureus isolated from clinical specimens. Iran Biomed J 2004; 8: 173-8.
- Alborzi A, Pourabbas B, Salehi H, Pourabbas B, Oboodi B, Panjehshahn. Prevalence and pattern of antibiotic sensitivity of methicillin-sensitive and methicillin-resistant Staphylococcus aureus in Shiraz-Iran. Iran J Med Sci 2000; 25: 1-8.
- Khalili MB, Moshref M, Sharifi M, Sadeh M, Sazmand A. Prevalence of Staphylococcus aureus(SA)and Methicillin Resistant Staphylococcus aureus (MRSA) In Personnel of Operation Room of Shahid Sodoughi Hospital, Yazd, Iran (Persian). Tehran University of Medical Sciences 2013; 6(7): 392-402.
- Bakhtiari R , Afrough P , Nikkhahi F , Hajikhani S , Hosseini B , Soltan Dallal MM. Evaluation of nasal carrier of Staphylococcus aureus and its resistance Patterns among the University staff and the out-patients of academic hospitals in city of Bandarabbass(Persian). Journal Of Microbial Biotechnology 2010; 1(3); 59-64.
- Haghgu S, Moadeb S, Rafi A. Determination antibiotic resistance pattern of Staphylococcus strains isolated from Blood Cultures in Shahid Madani Hospital (Tabriz). Jondishapoor Journal 2012; 3(2) :384-90.

- 20.BehzadianNeghad G, Anvari M. Antibiotic resistance patterns and plasmid profiles of 200 clinically isolated *Staphylococcus aureus*. Journal of Semnan University of Medical Sciences 1995; 2: 67-72.
- 21.Askari A, Tabatabai SM, Arianpoor A, Naderi Nasab M. VanA-Positive Vancomycin Resistant *Staphylococcus aureus*. Infectious Diseases in Clinical Practice 2013; 21(2); 91-3.
22. Aligholi M, Emameini M, Jabalameli F, Shahsavani S, Dabiri H, Sedaght H. Emergence of high-level vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus* in the Imam Khomeini Hospital in Tehran. Med Princ Pract 2008; 17: 432-4.
23. Dezfulian A, Aslani MM, Oskoui M, Farrokh P, Azimirad M, Dabiri H, Salehian MT, Zali MR. Identification and characterization of a high vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus* harboring VanA gene cluster isolated from diabetic foot ulcer. Iran J Basic Med Sci 2012; 15: 803-6.
24. Azimian A, Havaei SA, Fazeli H, Naderi M, Ghazvini K, Samiee SM, Soleimani M, Najar Peerayeh S. Genetic characterization of a vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus* isolate from the respiratory tract of a patient in a university hospital in northeastern Iran. J Clin Microbial 2012; 50: 35-81.

Antibiotic Resistance Pattern of *Staphylococcus aureus* Strains Isolated from Personnel of Jahrom Hospitals in 2012

Saadat S¹, Solhjoo K^{2*}, Kazemi A², Mradaneh J³

¹Young Researchers & Elite club, Islamic Azad University, Jahrom Branch, Jahrom, Iran, ²Medical Microbiology Department, Jahrom University of Medical Sciences, Jahrom, Iran, ³Alborzi Clinical Microbiology Research Center, Shiraz University of Medical Sciences, Shiraz, Iran.

Received: 29 May 2013

Accepted: 25 June 2013

Abstract

Background and aim: In recent decades, inappropriate antibiotic therapy has been led to the emergence of strains resistant to methicillin and vancomycin. Since the main source of infection and transmission of *Staphylococcus aureus* is by hospital staff, the aim of this study was to determine the antimicrobial susceptibility of *S.aureus* strains isolated from hospital staff of Jahrom.
Undo edits

Methods: In this cross - sectional study, 397 of the anterior nasal samples of medical personnel and hospital services were collected by swab. The identification of *S.aureus* was determined by biochemical tests and microbiology, and the antibiotic resistances of isolates were determined by disk diffusion method for 13 antibiotics. In this method, the inhibition zone for methicillin-resistant strains was ≤ 10 mm; the minimum inhibitory concentrations (MIC) against antibiotic vancomycin, tigecycline, linezolid and synergic were determined by E-test method.

Results: In the present study, 11.3% of personals carried *S. aureus* in the nose. Among them, 90% were health care workers and 10% were health service workers. The most sensitivity was observed resistance to Ciprofloxacin, rifampin, linezolid and synergic (91.1%), but the lowest sensitivity was to penicillin (4.7%). Of 9 MRSA strains, 1 strain was resistance to vancomycin and 2 strains were resistant to teicoplanin and linezolid.

Conclusion: Because of *S. aureus* strains isolated from hospital staffs were resistant to most common antibiotics, identification and treatment of health care and health service workers can prevent nosocomial infections.

Key words: *Staphylococcus aureus* carriers, hospital personnel, antibiotic resistance.

*Corresponding Author: Solhjoo K, Medical Microbiology Department, School of Medicine, Jahrom University of Medical Sciences, Motahri Street, Jahrom, Iran
Email: solhjouk@yahoo.com