

## مقایسه اثر بخشی گندزداهای Epimax SC و Epimax S بر روی باکتری‌های مولد عفونت‌های بیمارستانی در بخش‌های مراقبت‌های ویژه

محمدامین ولیزاده حستلوبی<sup>۱</sup>، حسن خرسنده<sup>۲</sup>، فهیم امینی تپوک<sup>۳\*</sup>، نیما حسینی جزئی<sup>۴</sup>، محمدحسین رحیمی‌راد<sup>۵</sup>  
میرموسی آقداشی<sup>۶</sup>، سیما سرداری<sup>۷</sup>

تاریخ دریافت: 1391/06/02 | تاریخ پذیرش: 1391/08/30

### چکیده

**پیش‌زمینه و هدف:** عفونت‌های بیمارستانی از علل مرگ و میر، اتلاف هزینه و افزایش مدت اقامت بیماران در بیمارستان‌ها می‌باشند. انتخاب گندزدا و ضدعفونی کننده مناسب و به کارگیری روش‌های استاندارد گندزدایی می‌تواند در کاهش عفونت‌های باکتریایی نقش موثری داشته باشد. هدف از این مطالعه، ارزیابی اثر بخشی گندزداهای اپیمکس S و SC در بخش‌های مراقبت‌های ویژه می‌باشد.

**مواد و روش کار:** در این مطالعه توصیفی- مقاطعی، ۶۷۲ نمونه کشت از سطوح و تجهیزات پزشکی بخش‌های مراقبت‌های ویژه مرکز آموزشی درمانی امام خمینی(ره) ارومیه جهت بررسی اثر بخشی گندزداهای اپیمکس S و SC در مراحل قبل و بعد از گندزدایی جمع آوری گردیده و با استفاده از روش‌های استاندارد افتراقی و بیوشیمیابی مورد تشخیص قرار گرفتند. نتایج حاصله با استفاده از نرم افزارهای SPSS و Excel مورد آنالیز قرار گرفتند.

**یافته‌ها:** نتایج کشت نمونه‌ها قبل از گندزدایی سطوح و تجهیزات پزشکی نمونه‌های بررسی شده در بخش‌های ویژه به سویه‌های مختلف باکتریایی، شامل ۴۰ درصد استافیلوکوکوس ساپروفیتوکوس، ۱۷/۲۹ درصد استافیلوکوکوس آرتوس، ۱۷/۱۸ درصد کلبسیلا، ۱۷/۶ درصد اشربیکولی، ۴/۳۴ درصد استافیلوکوکوس اپیدرمیس و ۱۷/۲ درصد پروتئوس می‌باشند. بررسی‌های آزمایشگاهی نشان داد که بعد از گندزدایی توسط اپی مکس S با غلظت ۳ درصد و زمان تماس ۳۰ دقیقه تمامی سویه‌های موجود در نمونه‌ها از بین می‌روند در حالی که بعد از گندزدایی با غلظت ۲ درصد اپی مکس SC (بیشترین غلظت پیشنهادی شرکت تولید کننده) در زمان تماس ۳۰ دقیقه، باکتری کلبسیلا قادر به رشد بود.

**بحث و نتیجه گیری:** تفاوت معنی داری بین گندزداهای اپی مکس S و در کنترل عفونت بیمارستانی وجود دارد. با توجه به نتایج حاصله پیشنهاد می‌شود جهت پیشگیری از عفونت‌های بیمارستانی خصوصاً در بخش‌های مراقبت ویژه از اپی مکس S با غلظت ۳ درصد و زمان تماس ۳۰ دقیقه در مقایسه با اپی مکس SC استفاده گردد.

برای پیشگیری و کنترل عفونت‌های بیمارستانی پیشنهاد می‌گردد انتخاب مناسب گندزداه و روش‌های گندزدایی، حذف مخازن محیطی عفونت و استعداد و سابقه بیماران در ابتلا به عفونت‌های بیمارستانی مورد بررسی قرار گرفته و آموزش مدام اصول بهداشت محیط بیمارستانی به کارکنان ذی‌ربط، از مهم‌ترین برنامه‌های عملیاتی کمیته کنترل عفونت‌های بیمارستانی باشد.

**کلید واژه‌ها:** عفونت بیمارستانی، گندزدایی، اپیمکس S و SC، بخش مراقبت‌های ویژه

دو ماهنامه دانشکده پرستاری و مامایی ارومیه، دوره دهم، شماره ششم، پی در پی ۴۱، بهمن و اسفند ۱۳۹۱، ص ۸۶۷-۸۷۵

آدرس مکاتبه: ارومیه بلوار ارشاد مرکز آموزشی درمانی امام خمینی (ره) ارومیه، واحد بهداشت محیط، تلفن: ۰۴۴۱-۳۴۵۷۲۸۶

Email: fahimamini1977@gmail.com

<sup>۱</sup> متخصص بیهوشی، فلوشیپ مراقبت‌های ویژه، استادیار دانشگاه علوم پزشکی ارومیه

<sup>۲</sup> دکتری بهداشت محیط، استادیار دانشکده بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی ارومیه

<sup>۳</sup> کارشناس ارشد بهداشت محیط، بیمارستان امام خمینی (ره) دانشگاه علوم پزشکی ارومیه (نویسنده مسئول)

<sup>۴</sup> دکتری میکروبیولوژی، دانشیار دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ارومیه

<sup>۵</sup> متخصص داخلی، فوق تخصص بیماریهای ریوی، دانشیار دانشگاه علوم پزشکی ارومیه

<sup>۶</sup> متخصص بیهوشی، فلوشیپ درد، استادیار دانشگاه علوم پزشکی ارومیه

<sup>۷</sup> پژوهش عمومی، دانشگاه علوم پزشکی ارومیه

## مقدمه

هوای آب، محیط فیزیکی، وسایل، مواد و محیط‌های بیولوژیک مختلف در بیمارستان، روش‌های گوناگون گندздایی فیزیکی و شیمیایی وجود دارند (۷). در سال ۲۰۰۸ راهنمای گندздایی و استریلیزاسیون در مراکز بهداشتی و درمانی ارائه شد که بر اساس آن هر گونه بی توجهی و نقص در مراحل گندздایی و یا استریلیزاسیون تجهیزات پزشکی، نه تنها خطری برای میزبان است بلکه تهدیدی برای انتقال شخص به شخص عوامل عفونی نظری ویروس هپاتیت B و نیز انتقال عوامل بیماری زا مثل سودوموناس از محیط به بیمار است. بنابراین روش‌های گندздایی و استریلیزاسیون برای اطمینان از این که ابزار پزشکی و جراحی، پاتوژن عفونی را به بیماران انتقال نمی‌دهد ضروری می‌باشند (۸). مطالعات متعدد در بسیاری از کشورها نشان می‌دهد که برای گندздایی و استریلیزاسیون تجهیزات پزشکی دستورالعمل‌های یکسانی وجود ندارد (۹، ۱۰).

در سال ۲۰۰۵ مطالعه‌ای در استرالیا توسط مارتین در خصوص تأثیر ترکیبی ضد عفونی کننده‌های الکل، کلروهگزیدین و هایزن به مدت ۶ ماه بر روی عفونت‌های باکتریال انجام گرفت که نتایج این پژوهش نشانگر کاهش ۴۰ درصدی میزان استافیلکوک ارئوس مقاوم به متی سیلین و کاهش ۹۰ درصدی در گونه‌های اشریشیاکلی و کلیسیلا جداسازی شده از بیمارستان بود (۱۱). عفونت‌های بیمارستانی همواره به عنوان معضل سیستم‌های درمانی مطرح هستند (۱۲). محیط و تجهیزات پزشکی بیمارستان نقش مهمی در ایجاد و انتقال این عفونت‌ها دارند از آن جمله می‌توان به طراحی بخش‌ها و تسهیلات اطاق عمل، کیفیت هوای آب، غذا، نحوه دفع مواد زائد و بهداشت رختشوی‌خانه اشاره نمود (۱۳-۱۵). در این میان عدم استفاده صحیح از ضد عفونی کننده‌ها از مهم‌ترین عوامل گسترش عفونت‌های بیمارستانی می‌باشد. این عفونت‌ها، وسایل و تجهیزات پزشکی مورد نیاز بیماران را آلوده نموده و از این طریق باعث افزایش طول مدت بستری بیماران و

عفونت بیمارستانی به عفونتی گفته می‌شود که در اثر بر خورد میزبان با عوامل ایجاد کننده عفونت، در بیمارستان روی داده باشد. لذا ممکن است علائم عفونت در حین اقامت بیمار در بیمارستان و یا پس از ترخیص وی بروز نماید. منابع عفونت ممکن است پرسنل، بیماران، وسایل و محیط بیمارستان باشد و میکروارگانیسم‌ها می‌توانند از این منابع توسط تماس مستقیم یا غیر مستقیم به یک میزبان جدید منتقل شوند. بر اساس آخرین اعلامیه سازمان جهانی بهداشت در ۱۳ اکتبر ۲۰۰۵، سالانه در جهان جمعیتی بیش از ۱/۴ میلیون نفر از عفونت‌های بیمارستانی رنج می‌برند. در کشورهای توسعه یافته صنعتی بین ۵ تا ۱۰ درصد بیماران بستری شده در بیمارستان به عفونت‌های بیمارستانی مبتلا می‌شوند و این رقم در کشورهای در حال توسعه به حدود ۲۵ درصد افزایش پیدا می‌کند (۱-۴). در سال ۱۹۹۵ هزینه عفونت‌های بیمارستانی در آمریکا ۴/۵ بیلیون دلار و میزان مرگ ناشی از این عفونتها ۸۸۰۰۰ نفر (هر ۶ دقیقه یک مرگ) برآورد شد (۵).

محیط بیمارستان به عنوان مخزنی برای پاتوژن‌های بیمارستانی بوده و به احتمال زیاد بسیاری از عفونت‌های بیمارستانی به خاطر استفاده نامناسب و ناکافی از مواد گندزدا روی می‌دهد. هدف اصلی از بکار گیری گندزداها در محیط بیمارستان، کاهش خطر ابتلا به عفونت‌های بیمارستانی آندمیک و اپیدمیک در بیماران است، و لذا گندزداهای تجاری مختلفی برای پیشگیری و کنترل این عفونت‌ها مورد استفاده قرار می‌گیرند، که هر کدام دارای مزايا و معایب مخصوص به خود می‌باشند (۶، ۷).

اهمیت استفاده از مواد گندزدا حتی در عصر طلایی آنتی‌بیوتیک‌ها نیز کاسته نشده و در حال حاضر استفاده از روش‌های عفونت زدایی (گندздایی و سترونون سازی) از پایه‌های مهم برنامه‌های کنترل عفونت بیمارستانی است. برای عفونت زدایی

این اساس، نظر به اینکه گندزداهای اپی مکس S و SC به عنوان گندزداهای پر کاربرد در بیمارستان‌ها مورد استفاده قرار می‌گیرند و از طرف دیگر در خصوص اثربخشی آن‌ها در کنترل عوامل بیماری زا مطالعه ای صورت نگرفته است این پژوهش به منظور ارزیابی اثربخشی آن‌ها روی باکتری‌های مولد عفونت‌های بیمارستانی انجام گردید.

## مواد و روش‌ها

پژوهش حاضر به عنوان یک مطالعه توصیفی- مقطعی است که طی آن اثربخشی گندزداهای اپی مکس S و SC بر روی باکتری‌های مولد عفونت‌های بیمارستانی در بخش‌های مراقبت‌های ویژه مرکز آموزشی درمانی امام خمینی ارومیه ارزیابی و مورد مقایسه قرار گرفتند. مشخصات و ویژگی‌های گندزداهای مذکور بر اساس دستورالعمل شرکت سازنده (شرکت عmad اصفهان) در جدول ۱ ارائه شده‌اند.

عفونت‌های متعدد می‌گردند. انتخاب ضدعفونی کننده مناسب و به کارگیری روش‌های استاندارد گندزدایی می‌تواند در کاهش عفونت‌های باکتریایی نقش موثری داشته باشد (۱۶، ۱۵، ۱۳).

قزوینی کیارش و همکاران در مطالعه خویش در بخش مراقبت‌های ویژه نوزادان در بیمارستان دانشگاهی قائم (ع) مشهد، استافیلوکوک کواگولاز منفی را به عنوان مهم‌ترین عامل عفونت زا معرفی کردند (۱۸). نورالهی و رستمی با مطالعه خویش در بیمارستان الزهراء اصفهان طی سال‌های ۷۵-۷۶ نشان دادند که بیشترین آلدگی باکتریایی مربوط به ایشریشیاکولی می‌باشد (۲۰).

بوسفی مشعوف و همکاران، کرئولین و سایدکس را از مؤثرترین ترکیبات رایج بر روی استافیلوکوک اپیدرمیس و سودوموناس آئروزینوزای جدا شده از بیمارستان‌های همدان معرفی نمودند (۱۶). با توجه به مطالب ذکر شده، اهمیت انتخاب و استفاده صحیح از گندزداهای ضدعفونی کننده‌ها در بیمارستان‌ها و به خصوص در بخش‌های ویژه بیش از پیش احساس می‌شود. بر

جدول شماره (۱): ویژگی‌های محلول‌های ضدعفونی کننده اپی مکس S و SC

ضدعفونی کننده	طیف اثر	خورنده‌گی	تأثیر در مقابل سختی آب	اثر بر بافت بدن	ماده موثر	بو
اپی مکس S	باکتری‌های گرم مثبت و منفی، مخرمها، قارچ‌ها، بالا خورنده‌اند و بیروس‌ها، حتی اسپورها	در غلظت‌های بالا خورنده‌اند	سود	سوژش در مدت ۵۰٪ پایدار شده با کوتاه و ایجاد لکه اسیدهای آلی	هیدروژن پراکساید	بدون بو
اپی مکس SC	باکتری‌های گرم مثبت و منفی، مخرمها، قارچ‌ها، حتی اسپورها	در غلظت‌های بالا خورنده است	سود	بدون ایجاد حساسیت پوستی و آمونیوم کواترنر و بویی شبیه لیمو	هیدروژن پراکساید، حساسیت تنفسی	بدون بو یا بویی شبیه لیمو

شهریور ماه ۱۳۹۰ به طول انجامید. محل‌های نمونه برداری شامل سینک دستشویی، کف بخش‌ها، سطوح تخت بیمار، دستگاه ساکشن، سطوح دیوار، تالاری اورژانس، تالاری پانسمان، دستگاه ونتیلاتور و تیغه لارنگوسکوپ بودند. برای نمونه برداری، ابتدا یک دایره تو خالی با قطر ۱۰ سانتی متر را بر روی ورقه‌های طلق تعییه کرده و بعد از استقرار این طلق‌ها بر روی محل‌های مورد نظر،

جهت بررسی میزان اثر بخشی گندزداهای اپی مکس S و SC تعداد ۳۳۶ نمونه در قبیل و بعد از گندزدایی بخش‌های مراقبت‌های GICU- ویژه مرکز آموزشی درمانی امام خمینی (ره) ارومیه مطالعه قرار گرفتند. نمونه برداری به مدت ۴ ماه از خرداد تا پایان

اپیمکس S و SC بر روی باکتری‌های مولد عفونت‌های بیمارستانی، از مجموع ۶۷۲ نمونه کشت داده شده جماعت تعداد ۳۳۶ نمونه در قبل از گندزدایی و همین تعداد نیز بعد از گندزدایی از بخش‌های مراقبت‌های ویژه مرکز آموزشی درمانی امام خمینی (ره) ارومیه جمع آوری و مورد بررسی قرار گرفتند. مجموع درصد فراوانی سویه باکتری‌های شناسایی شده از سطوح و تجهیزات نمونه برداری شده در بخش‌هایی بررسی شده در حالت قبل و بعد از گندزدایی در غلظت و زمان‌های تماس مختلف، در نمودار ۱ نشان داده شده است.

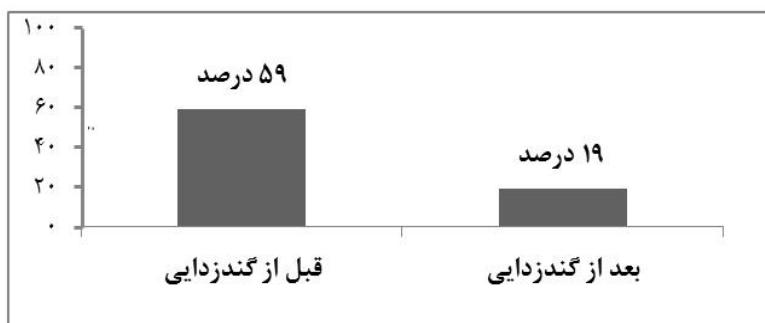
مطابق نمودار ۱ مجموع درصد فراوانی سویه‌های باکتریایی شناسایی شده از سطوح و تجهیزات نمونه برداری شده در بخش‌هایی بررسی شده در قبل از گندزدایی ۱۹۸ مورد (۵۹%) بوده که پس از گندزدایی به ۶۴ مورد (۱۹%) تقلیل یافته است. بررسی آماری نشان می‌دهد که اختلاف معنی داری بین مجموع درصد فراوانی سویه‌های باکتریایی در قبل و بعد از گندزدایی بخش‌های ویژه وجود دارد ( $P=0.01$ ). بیشترین میزان آلودگی در بخش‌های مورد پژوهش (SICUB- NICU- MICU-GICU- SICUA) و ICU داخلی اعصاب) مربوط به سینک دست‌شویی (۴۳%) و کمترین میزان آلودگی مربوط به تیغه لارنگوسکوپ (۲۳%) بود. میزان آلودگی نمونه‌های بررسی شده، در جدول ۲ ذکر شده است.

نمونه لازم به وسیله‌ی سوآپ مرتبط استریل برداشته شده و به درون سل حاوی یک میلی لیتر محیط کشت مایع<sup>۱</sup> TSI انتقال داده می‌شد. بعد از ۱۵ دقیقه، نمونه‌ها با سوآپ استریل از داخل محیط کشت مایع TSI به محیط بلاد آگار<sup>۲</sup> منتقل گردیده و پلیت‌ها را به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد اینکوبه نموده و کلنجی‌های تشکیل شده بر روی محیط کشت برای شناسایی نوع باکتری مورد بررسی قرار گرفتند.

هر یک از گندزداهای اپی مکس S و SC در سه حالت متفاوت بر حسب غلظت و زمان تماس، مطابق جداول ۲ و ۳ مورد استفاده قرار گرفتند. بطوریکه سطوح و تجهیزات نمونه برداری شده از بخش‌های مختلف، در مرحله گندزدایی با تمامی حالت‌های اپیمکس S و SC مورد گندزدایی قرار گرفتند. جهت مقایسه‌ی اثر بخشی گندزداهای مورد نظر، ۵۰ سی از آن‌ها در غلظت و زمان تماس مختلف به حالت اسپری برای محل‌ها و تجهیزات مورد مطالعه استفاده شدند. پس از سپری شدن زمان تماس، دوباره مطابق مراحل ذکر شده، از محل مورد نظر نمونه برداری و بعد از تشخیص بر اساس تست‌های افتراقی و بیوشیمیایی، یافته‌های حاصله با استفاده از نرم افزار SPSS مورد ارزیابی قرار گرفتند.

#### یافته‌ها

برای تحقق هدف اصلی مطالعه یعنی اثربخشی گندزداهای



نمودار شماره (۱): مجموع درصد فراوانی سویه‌های باکتریایی شناسایی شده در بخش‌های ویژه بیمارستانی در قبل و بعد از گندزدایی با اپی مکس S و SC

<sup>۱</sup> Triple sugar Iron

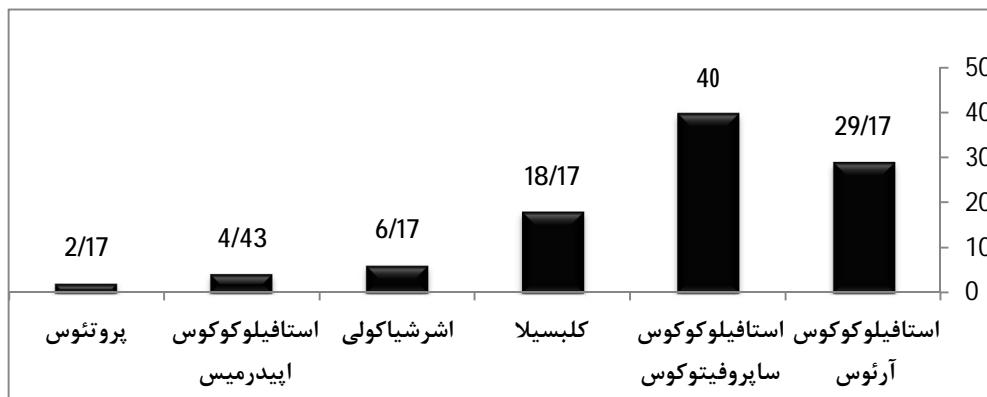
<sup>۲</sup> Blood Agar

**جدول شماره (۲):** درصد آلودگی باکتریایی در نقاط و تجهیزات مختلف بخش‌های مورد پژوهش

محل آلودگی	درصد آلودگی
سینک دستشویی	%۴۳
کف بخش	%۲۶/۵
سطوح تخت بیمار	%۲۲
دستگاه ساکشن	%۱۴/۲
ترالی پانسمان	%۱۱/۴
ترالی اورژانس	%۱۰/۲
دستگاه ونتیلاتور	%۵/۷
تیغه لازنگوسکوپ	%۲/۳

سایپروفیتوکوس، ۱۸/۱۷ درصد کلیسیلا، ۱۷/۱۷ درصد اشرشیاکولی، ۴/۳۴ درصد استافیلوکوکوس اپیدرمیس و ۲/۱۷ درصد پروتئوس می‌باشند.

مطلوب نمودار ۲ نتایج کشت نمونه‌ها قبل از گندزدایی سطوح و تجهیزات نشان داد که درصد آلودگی نمونه‌های بررسی شده در بخش‌های ویژه به سویه‌های مختلف باکتریایی، شامل ۲۹/۱۷ درصد استافیلوکوکوس آرئوس، ۴۰ درصد استافیلوکوکوس



**نمودار شماره (۲):** توزیع آلودگی نمونه‌های بررسی شده در بخش‌های ویژه به سویه‌های مختلف باکتریایی

ایمکس S در غلظت ۱ درصد و زمان تماس ۱۰ دقیقه قادر به از بین بردن کلیسیلا و ایششیاکولی نمی‌باشد لکن بعد از گندزدایی با غلظت ۳ درصد و زمان تماس ۱۰ دقیقه در ۱۱/۲ درصد نمونه‌ها باکتری ایششیاکولی رشد کرد و نهایتاً بعد از گندزدایی با غلظت ۳ درصد و زمان تماس ۳۰ دقیقه هیچ کدام از باکتری‌ها مشاهده نشدند.

هر یک از گندزداهای اپیمکس S و SC در سه حالت متفاوت بر حسب غلظت و زمان تماس بر طبق پیشنهاد شرکت سازنده مورد استفاده قرار گرفتند. بطوریکه هر نوع از سطوح و تجهیزات نمونه برداری شده از بخش‌های مختلف، در مرحله گندزدایی با تمامی حالت‌های اپیمکس S و SC مورد گندزدایی قرار گرفتند. مطابق جدول شماره ۳ نتایج حاصله نشان داد که گندزدایی با

**جدول شماره (۳): نتایج اثر بخشی گندздایی اپیمکس S بر روی سویه‌های مسبب عفونت بیمارستانی**

زمان تماس (دقیقه)	غلظت	باکتری رشد کرده در محیط کشت Blood Agar	مجموع درصد فراوانی سویه‌های باکتریابی
۱۰	%۱	کلپسیلا (%) و اشريشیاکولی (%)	%۴/۲۲
۱۰	%۳	اشريشیاکولی (%)	%۲/۱۱
۳۰	%۳	باکتری رشد نکرد	-

گندزا در غلظت ۱درصد و زمان تماس ۳۰ دقیقه، کلپسیلا و استافیلوكوکوس اپیدرمیس را از بین نمی‌برد. در حالی که بعد از گندздایی با غلظت ۲درصد اپی مکس SC و زمان تماس ۳۰ دقیقه فقط باکتری کلپسیلا قادر به رشد بود.

مطابق جدول شماره ۴ پس از گندздایی با اپی مکس SC در غلظت ۱درصد و زمان تماس ۱۰ دقیقه، در ۳/۳/۶درصد نمونه‌ها باکتری‌های استافیلوكوکوس آرئوس، کلپسیلا و اشريشیاکولی در بخش‌های مراقبت ویژه مشاهده شدند. بررسی‌ها نشان داد که این

**جدول شماره (۴): نتایج اثر بخشی گندздایی اپی مکس SC بر روی سویه‌های مسبب عفونت بیمارستانی**

زمان تماس (دقیقه)	غلظت	باکتری رشد کرده در محیط کشت Blood Agar	مجموع درصد فراوانی سویه‌های باکتریابی
۱۰	%۱	استافیلوكوکوس آرئوس (%)، کلپسیلا (%) و اشريشیاکولی (%)	%۶/۳۳
۳۰	%۱	کلپسیلا (%) استافیلوكوکوس اپیدرمیس (%)	%۴/۲۳
۳۰	%۲	کلپسیلا (%)	%۲/۱۱

سبب ایجاد بیماری‌های عفونی در سطح جامعه می‌شوند. گندزدایی<sup>۱</sup> بخش ICU را به علت ارگانیسم‌های زیادی که در این بخش تکثیر ناگهانی دارند به عنوان یک جنگل اپیدمیولوژیکی توصیف می‌نماید. عواملی که خطر عفونت بیمارستانی را در بیماران ICU می‌افزایش می‌دهد شامل و خامت بیماری، استرس‌های فیزیولوژیکی و روانی، سن و سایر عوامل منجر به مرگ، استفاده نامناسب از آنتی‌بیوتیک‌ها، افزایش ارگانیسم‌های مقاوم به آنتی‌بیوتیک و سوء تغذیه پروتئینی می‌باشد (۲۲-۲۷).

پژوهش حاضر که به منظور ارزیابی قدرت اثر بخشی گندздاهای اپیمکس S و SC بر روی سویه‌های غالب در بخش‌های

## بحث و نتیجه گیری

عفونت‌های بیمارستانی معمولاً به دلیل تأثیر متقابل میان بیماران، کادر درمانی، لوازم و تجهیزات آلوده و میکرو ارگانیسم‌های بیماری‌زا اتفاق می‌افتد. میزان شیوع عفونت‌های بیمارستانی در بخش‌های ویژه بالا است و شیوع این عفونت در بیماران ICU، ۵ تا ۱۰ برابر بیماران بخش‌های عمومی است. این عفونت‌ها نه فقط به بیماران بلکه به هر فردی که با بیماران تماس دارد اعم از پرسنل مراقبتی و درمانی، همراهان و عیادت کنندگان انتقال می‌یابند و بیماران پس از ترخیص از بیمارستان این ارگانیسم‌های بیماری‌زا همراه خود به جامعه منتقل نموده و

<sup>۱</sup>. Kenedy

فراوانی را در بین باکتری‌های جدا شده از بخش ICU داشت (۱۹). که این نتیجه با یافته‌های حاصله از مطالعه حاضر هم خوانی دارد. نورالهی و رستمی با مطالعه خویش در بیمارستان الزهراء اصفهان طی سال‌های ۷۵-۷۶ نشان دادند که بیشترین آلودگی مربوط به باکتری اشریشیاکولی با میزان ۳۰/۶ درصد و استافیلکوک با میزان ۲۰/۴ درصد بوده است (۲۰) لکن در مطالعه حاضر استافیلکوکوس ساپروفیتوکوس ۴۰ درصد و اشریشیاکولی ۱۷/۶ درصد سویه‌های شناسایی شده را تشکیل می‌دادند.

مطالعه حاضر نشان داد که بهترین غلظت گندزادای اپی مکس S جهت استفاده در بخش‌های ویژه، ۳ درصد در زمان تماس ۳۰ دقیقه بوده ولی بهترین غلظت گندزادای اپی مکس SC جهت استفاده در بخش‌های ویژه، ۲ درصد در زمان تماس ۳۰ دقیقه می‌باشد. با توجه به آزمون آماری chi-square با  $P = 0.001$  تفاوت معنی داری بین دو نوع گندزادای اپی مکس SC و MRS در کنترل عفونت بیمارستانی وجود دارد. با توجه به نتایج حاصله پیشنهاد می‌شود جهت پیشگیری از عفونت‌های بیمارستانی خصوصاً در بخش‌های مراقبت ویژه از اپی مکس S با غلظت ۳ درصد و زمان تماس ۳۰ دقیقه در مقایسه با اپی مکس SC استفاده گردد.

برای پیشگیری و کنترل عفونت‌های بیمارستانی پیشنهاد می‌گردد انتخاب مناسب گندزادها و روش‌های گندزادایی، حذف مخازن محیطی عفونت و استعداد و سابقه بیماران در ابتلا به عفونت‌های بیمارستانی مورد بررسی قرار گرفته و آموزش مداوم اصول بهداشت محیط بیمارستانی به کارکنان ذی‌ربط، از مهم‌ترین برنامه‌های عملیاتی کنترل عفونت‌های بیمارستانی باشد.

## تقدیر و تشکر

از مدیرعامل محترم، کادر پرستاری بخش‌های مراقبت‌های ویژه و کارشناسان میکروبیولوژی آزمایشگاه مرکز آموزشی درمانی

ویژه مرکز آموزشی درمانی امام خمینی (ره) ارومیه انجام شد. نشان داد که مجموع درصد فراوانی سویه باکتری‌های شناسایی شده از سطوح و تجهیزات نمونه برداری شده در بخش‌های بررسی شده ۵۶ درصد است و درصد آلودگی نمونه‌های بررسی شده در بخش‌های ویژه به سویه‌های مختلف باکتریایی، شامل ۱۷/۲ درصد استافیلکوکوس آرئوس، ۴۰ درصد استافیلکوکوس ساپروفیتوکوس، ۱۸/۱۷ درصد کلبسیلا، ۱۷/۶ درصد اشریشیاکولی، ۴/۳۴ درصد استافیلکوکوس اپیدرمیس و ۱۷/۲ درصد پروتئوس می‌باشدند که نشان دهنده آلودگی نسبتاً بالای بخش‌های مورد بررسی می‌باشد.

در مطالعه‌ای که در سال ۱۳۸۵ توسط یوسفی مشعوف و همکاران در خصوص میزان اثربخشی ضدعفونی کننده‌های رایج بر روی استافیلکوک اپیدرمیس و سودوموناس آتروژینوزا صورت گرفت نشان گر این بود که در بین مواد گندزاد و ضد عفونی کننده‌های رایج (سایدکس، هیپوکلرید سدیم، کرئولین ۲/۵ درصد، هایزن ۱ درصد، بتادین، اتانول ۷۰ درصد، ساولون ۳/۲ درصد، کلرهگزیدین ۱ درصد)، کرئولین و سایدکس از مؤثرترین ترکیبات بوده و میانگین میزان آلودگی در بیمارستان‌های مورد مطالعه ۴۴/۵ درصد بود (۱۶). در مطالعه‌ای که در بخش مراقبت‌های ویژه نوزادان در بیمارستان دانشگاهی قائم (ع) مشهد انجام شد، باکتری‌های گرم منفی، عامل غالب عفونت‌ها تشخیص داده شد و در این میان استافیلکوک کواگولاز منفی مهم‌ترین عامل عفونت زا معرفی گردید (۱۸). ولی در مطالعه حاضر ۱۷/۶ درصد نمونه‌ها به باکتری‌های استافیلکوک آلود بودند که نشانگر غالب بودن باکتری‌های گرم مثبت در عفونت‌های مربوطه می‌باشد.

در مطالعه دیگر که جهت بررسی شیوع عفونت‌های بیمارستانی باکتریایی با مقاومت چند دارویی در بیماران بستری در بخش مراقبت‌های ویژه بیمارستان بقیه الله در سال ۱۳۸۴ گرفت، استافیلکوک اورئوس با فراوانی ۳۸/۱ درصد بیشترین

نموده‌اند تشکر و قدر دانی می‌نماید.

امام خمینی (ره) ارومیه که در اجرای این مطالعه ما را یاری

## References:

1. Hollenbeak CS, Murphy D, Dunagan WC, Fraser VI. Nonrandom selection and the attributable cost of surgical-site infections. *Infect Control Hosp Epidemiol* 2002; 23: 177-82.
2. Whitehouse JD, Friedman D, Kirkland KB, Richardson WJ, Sexton DJ. The impact of surgical-site infections following orthopedic surgery at a community hospital and a university hospital: Adverse quality of life, excess length of stay, and extra costs. *Infect control Hosp Epidemiol* 2002; 23:183-91.
3. Kampf G, Kramer A. Epidemiologic background of hand hygiene and evaluation of the most important agents for scrubs and rubs. *Clin Microbiol Rev* 2004; 17: 863-93.
4. Lowbury AM, Geddes JD, Williams AM, Geddes EJL. Lowbury. Control of hospital infection. A practical handbook, 3<sup>rd</sup> Ed. London: Chapman & Hall; 1992.P. 412-58.
5. Ayliffe GAJ, Lowbury EJL, Geddes AM, Williams JD, Geddes AM, Lowbury EJL. Disinfection, sterilization, and preservation. Philadelphia, Lea Febiger 1968: 517-31.
6. Lotfpoura F, Milani M, Nahaei MR, Javaherzadeh V, Omrani A, Attara N. Antibacterial Activity of Germicide-PAE: A Persulfate Based Detergent/ Disinfectant on some hospital Isolates. *Iran J pharmac Sci* 2006; 2(4): 225-30.
7. Booth A. Sterilization of Medical Devices, CRC press, Taylor & Francis Group 1998; 234-53.
8. Rutala WA, Weber D. The Healthcare Infection Control Practices Advisory Committee (HICPAC). Guideline for Disinfection and sterilization in Healthcare Facilities. CDC 2008: 43-53.
9. Uttley AH, Simpson RA. Audit of bronchoscope disinfection: a survey of procedures in England and Wales and incidents of Mycobacterial contamination. *J Hosp Infect* 1994; 26(4): 301-8.
10. Zaidi M, Angulo M, Sifuentes-osornio J. Disinfection and sterilization practices Mexico. *J Hosp Infect* 1995; 31(1): 25-32.
11. Johnson PD, Martin R, Burrell LJ, Grabsch EA, Kirsia SW, O'Keefe J, et al. Efficiency of an alcohol/ chlorhexidine hand hygiene program in a hospital with high rates of nosocomial MRSA infection. *Med J Aust* 2005. 183(10): 509-14
12. Block SS. Disinfection, Sterilization and Preservation. Lippincott: Williams & Wilkins; 2000.P. 283-320.
13. Mahmoudi Gh, Hosseini S, Shryy A, Hvralnsay Sh. Evaluation of efficacy of the deconex 53 plus and halamid. *J Gorgan Univ Med* 2003; (2): 10-18
14. Hennes R. Cleaning, disinfection and sterilization office instruments, CPSA guidline [Internet]. 1994 [cited 2013 Jan 8]. Available from: [ht: // www.Cpsa.Ab.Ca.publication/resources](http://www.Cpsa.Ab.Ca.publication/resources)
15. Geissman TA. Flavonoid compounds, tannins, lignins and related compounds. In: Florkin M, Stotz EH (eds), Pyrrole Pigments, Isoprenoid Compounds and Phenolic Plant Constituents. Elsevier. NewYork: NY. 1963.P.265-71.
16. Yousefi Mashouf R, Nazari M, Samarghandi M, Shams M. Evaluation of efficacy of the current disinfectants on staphylococcus epidermidis and Pseudomonas aeruginosa isolated from hospitals of Hamadan. *J Tabib shargh* 2006; 8(4). 287-96 (Persian)
17. Ghiasvandian Sh. Nosocomial infection in the Intensive Care Unit. *J Nurs Midwifery* 2003; 28-33. (Persian)

18. Gazvini K, Rashed TR, Boskabadi H, Yazdanpanah M, Khakzadan F, Safaei H, Mohammadpour L. Bacterial infections in hospital intensive care unit at the Ghaem hospital in Mashhad. *Tehran Univ Med J* 2009; 5: 359-64 (Persian)
19. Ghorbanzadgan M, Reza R, Jonidi N. Prevalence of bacterial infections with multidrug resistance in the intensive care unit In Baqiatollah Hospital. *J Ilam Univ Med Sci* 2009. 16 (1). (Persian)
20. Nooralhhi H, Rostami M. Prevalence of infections and their etiological factors in Alzahra ground medical center (Isfahan). *Gorgan Med J* 2000;2: 33-40 (Persian)
21. Michel D, Zach GA. Antiseptic efficacy of disinfecting solutions in suspension test invitro against methicillin- staphylococcus aureus. *Dermatology J* 1997; 195 (2): 36-41.
22. Norozi J. Nosocomial infection. Tehran: Tehran center of publishing. 1994.P.1-6 (Persian)