

بررسی اثر آنتی باکتریال نانوذرات مس بر سوشهای باکتریایی شایع در عفونت‌های بیمارستانی

الهام یوسفی^۱، دکتر محمد رفیعی‌نیا^۲، دکتر حسین فاضلی^۳، دکتر محمد زمان کسائی^۴

مقاله پژوهشی

چکیده

مقدمه: در سال‌های اخیر میزان مقاومت باکتری‌ها به درمان‌های آنتی بیوتیکی به طرز نگران‌کننده‌ای زیاد شده است. از طرف دیگر سرعت کشف آنتی بیوتیک‌های جدید به هیچ وجه پاسخ‌گوی سرعت افزایش مقاومت باکتریایی نمی‌باشد و نیاز مبرم به رویکردهای جدید برای مقابله با عفونت‌های باکتریایی حس می‌شود. بر همین اساس در این مطالعه اثر آنتی باکتریال نانوذرات مس بر سوشهای باکتریایی که در ایجاد عفونت‌های بیمارستانی نقش دارند، بررسی شد.

روش‌ها: در این مطالعه اثر نانوذرات مس با قطر متوسط ۲۰ نانومتر که با روش تبخیر قوس الکتریکی (Electric arc evaporation) تهیه شده بودند، بر روی ایزووله‌های استاندارد و بالینی اشرشیا کلی، استافیلوکوکوس مقاوم به متی‌سیلین، انتروکوکوس فکالیس، کلبسیلا و سودوموناس آتروژینوزا (Minimum bactericidal concentration) MIC (Minimum inhibitory concentration) MBC (Minimum inhibitory concentration) تبیین شد و سپس اثر آنتی باکتریال با استفاده از روش انتشار دیسکی سنجیده شد.

یافته‌ها: نانوذرات مس با موفقیت با روش قوس الکتریکی سنتز شدند. در جریان ۵۰ آمپر، آنالیزهای Transmission electron microscope (TEM) و X-ray diffraction (XRD)، (Scanning electron microscope) SEM نشان‌دهنده شکل‌گیری ذرات به نسبت خالص، به شدت پراکنده و قهوه‌ای رنگ نانوذرات مس با متوسط اندازه ۲۰ نانومتر بود. این نانوذرات سپس در تست انتشار دیسکی به کار گرفته شدند. نتایج این تست نشان داد که اشرشیا کلی و استافیلوکوکوس مقاوم به متی‌سیلین نسبت به نانوذرات مس حساس می‌باشدند. اثر نانوذرات مس بر اشرشیا کلی از سفالکسین بیشتر ولی از سیپروفلوکسازین کمتر است. اثر نانوذرات مس بر استافیلوکوکوس مقاوم به متی‌سیلین از وانکومایسین بیشتر ولی از لیزنوکسید کمتر بود. دیگر سوشهای باکتریایی به طور کامل به نانوذرات مس مقاوم بودند به طوریکه هاله‌ی مهار رشد در اطراف چاهک‌های حاوی نانوذرات مس در هیچ کدام از پلیت‌های کشت این باکتری‌ها مشاهده نشد.

نتیجه‌گیری: می‌توان از نانوذرات مس در درمان و یا پیشگیری از عفونت‌های حاصله از اشرشیا کلی و استافیلوکوکوس مقاوم به متی‌سیلین استفاده کرد.

وازگان کلیدی: نانوذرات مس، آنتی باکتریال، مقاومت باکتریایی

ارجاع: یوسفی الهام، رفیعی‌نیا محمد، فاضلی حسین، زمان کسائی محمد. بررسی اثر آنتی باکتریال نانوذرات مس بر سوشهای باکتریایی

شایع در عفونت‌های بیمارستانی. مجله دانشکده پزشکی اصفهان ۱۳۹۲؛ ۳۱: ۸۴۰-۸۴۲

* این مقاله حاصل پایان‌نامه‌ی دوره‌ی دکترای معرفه‌ای در دانشگاه علوم پزشکی اصفهان است.

۱- دانشجوی پزشکی، دانشکده‌ی پزشکی و کمیته‌ی تحقیقات دانشجویی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران

۲- استادیار، مرکز تحقیقات بیوسنسور، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران

۳- استادیار، گروه میکروب‌شناسی، دانشکده‌ی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران

۴- استادیار، گروه شیمی، دانشکده‌ی شیمی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران

نویسنده‌ی مسؤول: دکتر محمد رفیعی‌نیا

از باکتری‌ها شده‌اند که نسبت به بخش بزرگی از درمان‌های آنتی‌بیوتیکی مقاوم هستند. در صورتی که یک سوش حداقل نسبت به سه دسته‌ی آنتی‌بیوتیک مقاوم باشد، آن را فوق مقاوم می‌نامند. این امر باعث شده است که رویکردهای نوینی برای مقابله با باکتری‌ها دنبال شوند (۶).

از طرفی با ظهور علم و فناوری نانو در دهه‌ی گذشته ثابت شده است که در صورتی که اندازه‌ی مواد از اندازه‌ی میکرومتر به نانومتر کاسته شود خواص بسیار متفاوتی از نظر رسانایی جریان الکتریکی، سختی، سطح فعال و واکنش‌پذیری شیمیایی حاصل می‌شود. یکی از این خواص متفاوت و حائز اهمیت اثر آنتی‌میکروبیال نانوذرات فلزاتی مانند نقره، مس، تیتانیوم و روی می‌باشد.

یون‌های فلزی در غلظت‌های بالا خطرات بسیاری را متوجه سلامت انسان می‌کنند و بنابراین استفاده از آن‌ها یا نمک‌های آن‌ها در غلظت‌های بالا برای مقابله با رشد باکتری‌ها و یا به عنوان مواد آنتی‌باکتریال، نمی‌تواند گرینه‌ای مطلوب برای درمان یا پیشگیری از عفونت‌ها باشد. اما پیشرفت فناوری نشان داده است که استفاده از این فلزات در ابعاد نانومتر این اجازه را می‌دهد تا با استفاده از غلظت‌هایی که بسیار از غلظت‌های خطرساز برای بشر کمتر است، از اثرات آنتی‌میکروبیال آن‌ها بهره‌مند شد (۷).

با توجه به این دانسته‌ها، نانوذرات مس نه تنها قابلیت احتمالی برای استفاده در وسایل مختلف پزشکی، غیر پزشکی و مصارف مختلف بیمارستانی به صورت ادغام با مواد دیگر و یا پوشش بر روی مواد مختلف را دارند، بلکه برای جایگزین کردن آنتی‌بیوتیک‌های متداول نیز امیدبخش می‌باشند.

مقدمه

از زمانی که بشر برای درمان عفونت‌های باکتریایی به استفاده از آنتی‌بیوتیک‌ها روی آورده است، مقاومت به درمان در باکتری‌ها مشاهده شده است. این مقاومت به طور فزاینده‌ای در گونه‌های مختلف باکتری‌ها مشاهده شده است. روند این مقاومت در دهه‌ی اخیر شتاب بیشتری گرفته است (۱). بررسی‌ها نشان داده است که پیش از استفاده‌ی گستردگی آنتی‌بیوتیک‌ها، ژن‌های کنترل‌کننده‌ی مقاومت دارویی در سطح بسیار پایینی در باکتری‌ها وجود داشتند و یا بیان می‌شدند اما با افزایش استفاده از آنتی‌بیوتیک‌ها (نه تنها در بین انسان‌ها بلکه در درمان حیوانات)، باکتری‌های با ژنوتیپ‌هایی که شامل ژن‌هایی مانند ژن‌های طیف CTX-M، (که انواع بتالاکتامازها را کد می‌کنند)، به علت مزیت انتخابی خود شایع‌تر و فراوان‌تر شده‌اند. گونه‌های باکتریایی مانند استافیلوکوکوس آرئوس، گونه‌ی انتروکوکوس، انتروباکتریاسه‌ها، پسودوموناس‌ها و آسینتوباکترها به طور خاص نسبت به درمان‌های آنتی‌بیوتیک بسیار مقاوم شده‌اند، به طوری که درمان عفونت‌هایی که این باکتری‌ها موجب می‌شوند تبدیل به معصلی پیچیده در علم پزشکی شده است (۱-۳).

دلایل متعددی برای این مقاومت وجود دارد که از جمله این دلایل می‌توان به استفاده‌ی نادرست از آنتی‌بیوتیک‌ها مانند استفاده‌ی نابجا از آنتی‌بیوتیک‌های قوی با طیف وسیع و یا استفاده‌ی گستردگی آنتی‌بیوتیک‌ها در دامداری‌ها و صنایع غذایی (۴) یا استفاده از آنتی‌بیوتیک‌ها در لوازم بهداشتی و مواد تمیزکننده‌ی خانگی (۵) اشاره کرد. این عوامل باعث بروز سوش‌های فوق مقاوم (Multidrug resistant) می‌شوند.

در درون آب، سرد شد و نانوذرات اولیه‌ی مس را شکل داد. حباب‌های گازی شکل‌گرفته در آب به واسطه‌ی تبخیر پلاسمما و تجزیه‌ی آب و ماده‌ی آند، محصول نهایی را به سطح آب آوردند. خصوصیات نانوذرات مس تهیه‌شده با استفاده از میکروسکوپ Scanning electron microscope (SEM)، میکروسکوپ الکترونی عبوری (TEM) و Transmission electron microscope (XRD) یا آنالیز تفرق اشعه‌ی X-ray diffraction (XRD) یا تعیین گردید.

در این مطالعه، برای بررسی اثر آنتی‌باکتریال نانوذرات مس ابتدا حداقل غلظت مهاری (MIC) یا Minimum inhibitory concentration (MBC) یا غلظت باکتریکش (Minimum bactericidal concentration (MBC) این نانوذرات برای سوش‌های استاندارد و ایزوله‌های کلینیکی اشرشیا کولی (Escherichia coli)، Pseudomonas aeruginosa، Enterococcus faecalis، استافیلوکوکوس آرثروس مقاوم به متی‌سیلین (Methicillin-resistant Staphylococcus aureus) و کلیسیلا (klebsiella) تعیین شد.

MIC نشان‌دهنده‌ی غلظتی از ماده‌ی آنتی‌باکتریال (در اینجا نانوذرات مس) می‌باشد که در حضور آن از رشد باکتری در محیط کشت جلوگیری می‌شود و MBC غلظتی از ماده‌ی آنتی‌باکتریال (در اینجا نانوذرات مس) می‌باشد که در حضور آن مقدار ماده نه تنها از رشد باکتری در محیط کشت جلوگیری می‌شود بلکه به صورت تقریبی تمام باکتری‌های موجود در محیط نیز کشته می‌شوند و از بین خواهند رفت.

با این حال و با وجود تمام مطالعات صورت گرفته روی اثر آنتی‌میکروبیال نانوذرات مس و دیگر نانوذرات فلزی، تا کنون هیچ بررسی کاربردی با دیدگاه بالینی برای استفاده از این اثرات صورت نگرفته است. در حقیقت، مطالعه‌ای که اثر باکتریکش نانوذرات مس بر سوش‌های معمول و استاندارد باکتریایی را با آنتی‌بیوتیک‌ها مقایسه کند، انجام نشده است تا به این وسیله نشان داده شود که آیا، این تأثیر می‌تواند به قدری باشد که کاربرد بالینی داشته باشد یا خیر؟ به همین دلیل، این مطالعه به بررسی اثر نانوذرات مس بر سوش‌های باکتریایی مختلف که در عفونت‌های بیمارستانی نقش دارند، پرداخت و تأثیر این نانوذرات را در جلوگیری از رشد باکتری‌ها، با آنتی‌بیوتیک‌های رایج مقایسه کرد.

روش‌ها

سترن نانوذرات مس

نانوذرات مس بر پایه‌ی مطالعات کسایی و همکاران به روش تبخیر قوس الکتریکی تهیه شدند (۸). در روش روش قوس الکتریکی نیاز به یک جریان برق مستقیم (DC) و میله‌های مسی تجاری است. دو میله‌ی مسی بسیار خالص (۹۰/۹۵ درصد) با قطر ۲/۵ میلی‌متر و طول ۳۰ میلی‌متر به عنوان آند متحرک و کاتد استاتیک در محیط آب مقطر به کار برده شدند. جریان ۵۰ آمپر از درون ظرفی که الکترودهای مس در آن غوطه‌ور بودند، به مدت ۱۰ میلی‌ثانیه عبور داده شد. ولتاژ بین کاتد و آند در ۲۵ ولت ثابت نگهداشته شد. الکترودهای مس در اثر دمای بالای قوس، گرم شدند و اتم‌های فلزی از سطح فلز جدا گردیدند و به صورت بخار فلزی درآمدند. بخار فلزی

باکتری به آن اضافه شد. سپس ۱ میلی لیتر از آن در هر کدام از ۱۰ لوله‌ی آزمایش آماده شد و برای آن سوش ریخته شد و عملیات رقت‌سازی برای هر سوش انجام گرفت تا در پایان به ترتیب غلظت‌های ۱۵۶/۲۵، ۱۲۵۰، ۲۵۰۰، ۵۰۰۰، ۳۱۲/۵، ۶۲۵، ۷۸/۱۲ و ۱۹/۸ میکروگرم در میلی لیتر در لوله‌ها ایجاد گردید.

نمونه‌ی شاهد حاوی ۱ میلی لیتر باکتری به همراه محیط کشت بود که نشان‌دهنده‌ی پروفایل رشد باکتری‌ها در غیاب نانوذرات مس بود. در صورت مقاوم بودن باکتری به غلظت‌های فوق یک لوله‌ی آزمایش با غلظت ۲۰۰۰۰ میکروگرم در میلی لیتر نیز تهیه گردید و مورد آزمایش قرار گرفت.

پس از انجام رقت‌سازی سریال برای سوش‌های استاندارد و ایزوله‌های کلینیکی، تک تک سوش‌های باکتریایی به صورت جداگانه، سوسپانسیون‌های نهایی در انکوباتور دارای تکان‌دهنده‌ی دورانی (Rotational shaker) با دور ۲۰۰ دور در دقیقه به مدت ۲۴ ساعت و در دمای ۳۵ درجه‌ی سانتی‌گراد قرار داده شد.

پس از ۲۴ ساعت، لوله‌های آزمایش از انکوباتور خارج شدند. افزایش کدورت هر کدام از لوله‌های آزمایش که برای هر باکتری آماده شده بود بررسی شد. این افزایش کدورت نشان‌دهنده‌ی رشد باکتری‌ها بود. کمترین غلظتی از نانوذرات مس که باعث شفاف باقی ماندن محیط کشت گردید، نشان‌دهنده‌ی عدم رشد باکتری‌ها در آن لوله‌ی آزمایش بود. این غلظت به عنوان MIC برای آن سوش باکتری ثبت گردید.

پس از تعیین MIC، برای تعیین MBC از غلظت تعیین شده‌ی MIC و غلظت‌های بیشتر از آن به طور

در این مطالعه، برای تعیین مقادیر MIC و MBC از روش رقت‌سازی سریال (Serial dilution) استفاده شد. در ابتدا سوش‌های استاندارد باکتری‌های اشرشیا کولی، پسودوموناس آئروژینوزا، انتروکوکوس فکالیس، استافیلوکوکوس آرئوس مقاوم به متی‌سیلین و کلبیسیلاخریداری شد و ایزوله‌های کلینیکی این باکتری‌ها نیز از بخش میکروبیولوژی آزمایشگاه بیمارستان الزهرا (س) اصفهان تهیه گردید. جهت این که بررسی‌های صورت گرفته جامع‌تر و کاربردی‌تر باشد، آزمایشات روی سوش‌های استاندارد (که از شرکت‌های مديا تهیه گردید) و ایزوله‌های کلینیکی (که از آزمایشگاه میکروبیولوژی بیمارستان الزهرا (س) تهیه شد) به صورت جداگانه انجام گرفت.

در اولین قدم پس از تهیه‌ی باکتری‌ها، هر باکتری جداگانه و ۲۴ ساعت پیش از انجام رقت‌سازی سریال بر روی محیط کشت آگار مغذی کشت داده شد و سپس در انکوباتور با دمای ۳۷ درجه‌ی سانتی‌گراد قرار داده شدند. پس از آن سوسپانسیون‌های باکتریایی با کدورت نیم مک فارلنده که حاوی $10^8 \times 1/5$ واحد کلنبی در میلی لیتر از هر باکتری تهیه شد.

برای تهیه‌ی استوک نانوذرات مس، ۱ گرم نانوذره در ۵۰ میلی لیتر محیط کشت مایع ریخته شد و مخلوط گردید. مخلوط حاصل به مدت ۳۰ دقیقه در سونیکاتور (ساخت شرکت Mandel، کانادا) قرار داده شد تا سوسپانسیونی یک دست از محیط کشت و نانوذره با غلظت ۲۰ میلی گرم در میلی لیتر به دست آید.

برای هر سوش باکتری در یک لوله‌ی آزمایش دیگر $9/9$ میلی لیتر محیط کشت مایع ریخته شد و $1/1$ میلی لیتر از سوسپانسیون نیم مک فارلنده از

نگهداری می‌شد، کشت داده شد و آماده گردید. در مرحله‌ی بعد، برای هر سوش باکتری یک محیط پیپت پاستور با قطر ۰/۶ میلی‌متر، چاهکی در آن ایجاد شد (قطر این چاهک با قطر دیسک‌های آنتی‌بیوتیکی برابر بود)؛ برای این که ته چاهک بسته شود و نانوذره از آن نشست نکند، یک قطره از محیط کشت مایع شده توسط حرارت، در ته آن چکانده شد که بلافاصله جامد شد و چاهک برای نانوذرات آماده گردید.

پس از این، باکتری مورد نظر در محیط مولر کشت داده شد و در ادامه درون هر یک از دو چاهک ایجاد شده ۳۰ و ۲۰ میلی‌گرم نانوذره‌ی مس ریخته شد (۳۰ میلی‌گرم نانوذره در چاهک‌های مربوط به باکتری‌های مقاوم ریخته شد) و دو دیسک آنتی‌بیوتیکی هم با فاصله‌ای بیش از ۲۴ میلی‌متر، روی پلیت قرار گرفتند.

هنگامی که همه‌ی پلیت‌ها آماده گردید، برای مدت ۲۴ ساعت در انکوباتور قرار داده شدند و سپس میزان هالنه‌ی ایجادشده توسط نانوذرات و آنتی‌بیوتیک‌ها با خطکش اندازه‌گیری و ثبت گردید

یافته‌ها

نتایج آنالیز XRD و SEM نشان‌دهنده‌ی شکل‌گیری پودر یکنواخت قهوه‌ای رنگ از نانوذرات مس خالص بود (شکل‌های ۱ و ۲). بر این اساس اندازه‌ی متوسط نانوذرات مس ۵۸ نانومتر بود. خطوط XRD در ۱۱۱، ۲۰۰ و ۲۲۰ به ترتیب در ۷۴/۱۰ درجه، ۵۰/۴۳ درجه، ۴۳/۲۹ درجه، بیانگر شکل‌گیری نانوذرات مس خالص بود. الگوی XRD نانوذرات

جداگانه یک لوپ از محلول برداشته شد و در محیط کشت آگار مغذی کشت داده شد و به مدت ۲۴ ساعت در انکوباتور قرار داده شد. پس از این زمان، محیط‌های کشت بررسی شدند و غلظتی از نانوذرات مس که باعث عدم وجود کلنی‌های باکتری در محیط کشت شده بود به عنوان MBC، نانوذرات مس برای باکتری مورد نظر ثبت گردید.

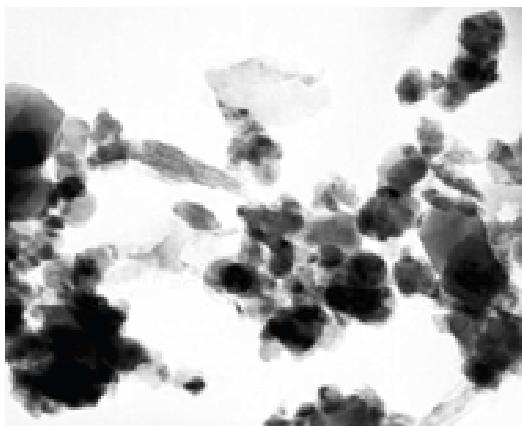
برای سنجش حساسیت باکتری‌ها به آنتی‌بیوتیک Kirby-bauer antibiotic testing Disk diffusion antibiotic sensitivity testing یا استفاده شد. در این آزمون از دیسک‌های کوچک آغشته به آنتی‌بیوتیک استفاده شد. بدین منظور در ابتدا آنتی‌بیوتیک‌هایی که هر سوش په آن‌ها حساسیت بالایی نشان می‌دهند و برای درمان عفونت‌های ناشی از آن‌ها استفاده می‌شوند بر اساس استاندارد CLSI (Clinical and laboratory standards institute) تعیین شدند. برای هر سوش باکتری، ۲ آنتی‌بیوتیک انتخاب شد که در جدول ۱ ارائه شده است.

جدول ۱. سوش‌های باکتریایی و آنتی‌بیوتیک‌های رایج مورد استفاده برای هر یک از آن‌ها

باکتری	آنتی‌بیوتیک
اشرشیا کلی	Ciprofloxacin
پسودوموناس آئروژینوزا	Cephalexin
انتروکوکوس فکالیس	Meropenem
استافلکوکوکوس آرئوس مقاوم به متی‌سیلین	Ceftazidim
کلبیسلا	Linezolid
	Vancomycin
	Linezolid
	Vancomycin
	Meropenem
	Ceftazidim

۲۴ ساعت قبل از انجام تست انتشار دیسکی باکتری‌های تهیه شده، که در حالت فریز خشک

که ۵۸ نانومتر بود، متفاوت بود. این موضوع نشان دهنده دقت بالای روش TEM می باشد. با این حال، به دلیل ابعاد بسیار کوچک و انرژی سطحی بالای نانو ذرات این امکان وجود دارد که آنها به یکدیگر بچسبند (شکل ۳).

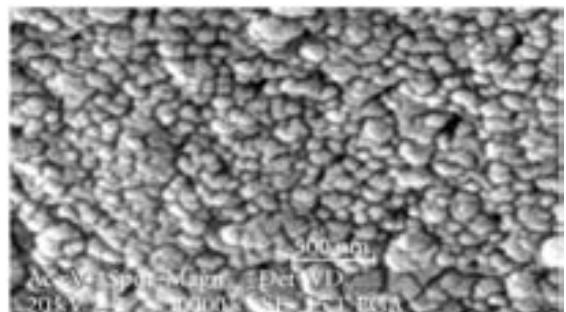


شکل ۳. تصویر Transmission electron microscope (TEM) نانو ذرات مس تهیه شده به روش تبخیر قوس الکتریکی در آب مقطر و جریان ۵۰ آمپر

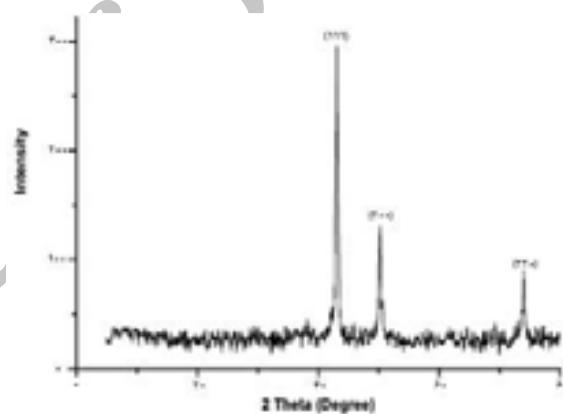
نتایج مربوط به تعیین MIC و MBC در جدول ۲ ارائه شده است.

تعیین MIC و MBC در سوش های مختلف باکتریایی نشان داد که باکتری اشرشیا کولی و استافیلوکوکوس مقاوم به متی سیلین نسبت به نانو ذرات مس حساس بودند. این حساسیت به طور خاص در مورد استافیلوکوکوس مقاوم به متی سیلین قابل توجه بود؛ هم گونه استاندارد و هم گونه بالینی بررسی شده نسبت به نانو ذرات حساسیت نشان دادند و میزان MIC هر دو آنها ۳۱۲ میکرو گرم در میلی لیتر به دست آمد. MBC نانو ذرات مس نیز در مورد هر دو گروه استاندارد و بالینی استافیلوکوکوس ۱۲۵۰ میکرو گرم در میلی لیتر تعیین شد.

مس، بعد از یک ماه نگهداری در هوای آزاد یا آب مقطر تغییر نکرد.



شکل ۱. تصویر Scanning electron microscope (SEM) نانو ذرات مس تهیه شده به روش تبخیر قوس الکتریکی در آب مقطر و جریان ۵۰ آمپر



شکل ۲. الگوی X-ray diffraction (XRD) نانو ذرات مس تهیه شده به روش تبخیر قوس الکتریکی در آب مقطر و جریان ۵۰ آمپر

تصویر TEM نانو ذرات مس نشان دهنده شکل گیری ذرات کروی بود که تأییدی بر نتایج حاصل از بررسی تصویر SEM تهیه شده از این نمونه بود (شکل ۳). با فرض کروی بودن نانو ذرات، قطر متوسط آنها در حدود ۲۰ نانومتر تخمین زده شد، که این مقدار میانگین قطر ۵۰ ذره در تصویر TEM در جهات مختلف بود. این نتیجه به طور قابل توجهی با مقدار متوسط قطر اندازه گیری شده با روش SEM

جدول ۲. میزان MIC و MBC هر یک از سوش های باکتریایی بررسی شده

MBC (میکرو گرم در لیتر)	MIC (میکرو گرم در لیتر)	سوش باکتری
۵۰۰	۱۲۵۰	اشرشیا کلی* (ATCC:25922)
۵۰۰	۶۲۵	اشرشیا کلی
-	تا غلظت ۲۰۰۰۰ مقاومت نشان داد.	پسودوموناس آئروژینوزا* (ATCC:27853)
-	تا غلظت ۲۰۰۰۰ مقاومت نشان داد.	پسودوموناس آئروژینوزا
-	تا غلظت ۲۰۰۰۰ مقاومت نشان داد.	انتروکوکوس فکالیس* (ATCC:29212)
-	تا غلظت ۲۰۰۰۰ مقاومت نشان داد.	انتروکوکوس فکالیس
۱۲۵۰	۳۱۲۵	استافیلوکوکوس آرئوس مقاوم به متی سیلین* (ATCC:43300)
۱۲۵۰	۳۱۲۵	استافیلوکوکوس آرئوس مقاوم به متی سیلین
-	تا غلظت ۲۰۰۰۰ مقاومت نشان داد.	کلبسیلا* (ATCC:13883)
-	تا غلظت ۲۰۰۰۰ مقاومت نشان داد.	کلبسیلا

*: نوع استاندارد سوش

MIC: Minimum inhibitory concentration; MBC: Minimum bactericidal concentration

سیپروفلوکسازین، سفالکسین و نانوذرات مس، به ترتیب ۲۰، ۸ و ۹ میلی متر به دست آمد. در مورد ایزوله‌ی بالینی اشرشیا کلی نیز حساسیت به موارد فوق الذکر به ترتیب ۲۲، ۱۳ و ۱۶ میلی متر بود. در مورد سوش استاندارد استافیلوکوکوس آرئوس مقاوم به متی سیلین قطر ناحیه‌ی مهار رشد باکتری برای آنتی‌بیوتیک‌های لینزولید، وانکومایسین و نانوذرات مس به ترتیب ۱۷، ۹ و ۱۳ میلی متر بود. این مقدار برای ایزوله‌ی بالینی استافیلوکوکوس مقاوم به متی سیلین در مقابل همان نوع آنتی‌بیوتیک‌ها به ترتیب ۱۵، ۶ و ۱۳ میلی متر بود. در مورد دیگر سوش‌ها اثر مهاری از نانوذرات مشاهده نشد. نکته‌ی جالب مقاوم بودن کامل ایزوله‌ی بالینی سودوموناس به آنتی‌بیوتیک‌های رایج علاوه بر مقاومت به نانوذرات مس بود (جدول ۳).

شکل ۴ نتایج بررسی انتشار دیسکی در سوش‌های استافیلوکوکوس، اشرشیا کلی و سودوموناس را نشان می‌دهد.

اشرشیا کولی ایزوله‌ی استاندارد، مقاومت بیشتری نسبت به نانوذرات مس از خود بروز داد و میزان MIC آن ۱۲۵۰ میکرو گرم در میلی لیتر به دست آمد، در حالی که این میزان برای سوش استاندارد اشرشیا کولی، ۶۲۵ میکرو گرم در میلی لیتر بود. MBC هر دو این ایزوله‌ها ۵۰۰۰ میکرو گرم در میلی لیتر تعیین گردید (جدول ۲). دیگر سوش‌های بررسی شده در این مطالعه، سودوموناس آئروژینوزا، انتروکوکوس فکالیس و کلبسیلا، بودند که نسبت به نانوذرات مس کاملا مقاوم بودند به نحوی که حتی تا غلظت ۲۰۰۰۰ میکرو گرم در میلی لیتر نیز تأثیری در جهت جلوگیری از رشد این سوش‌ها مشاهده نشد (جدول ۲).

جدول ۳ اطلاعات مربوط به انتشار دیسکی را ارائه می‌دهد.

در بررسی انتشار دیسکی نتایجی منطبق با یافته‌های حاصل از مرحله‌ی تعیین MIC و MBC به دست آمد. قطر ناحیه‌ی مهار رشد باکتری در مورد سوش استاندارد اشرشیا کلی، برای آنتی‌بیوتیک‌های

جدول ۳. نتایج بررسی تست انتشار دیسکی

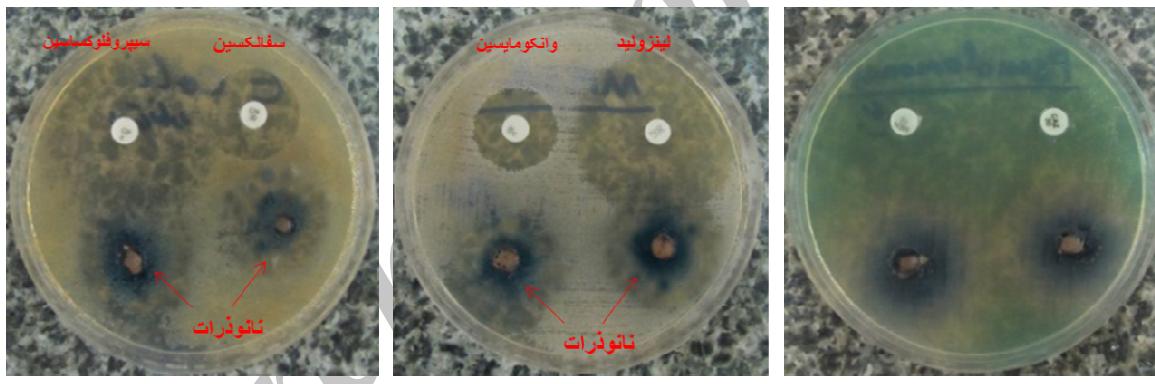
سوش باکتری	میانگین قطر ناحیهٔ مهار رشد (میلی‌متر)				
	نانوذرات مس	آنٹی‌بیوتیک	۲	۱	
اشرشیا کلی* (ATCC:25922)	9 ± 1.25	8 ± 1.75 :CN	20 ± 3.55 :CP		
اشرشیا کلی	16 ± 1.75	13 ± 2.65 :CN	22 ± 4.38 :CP		
پسودوموناس آئروژینوزا (ATCC:27853)	.	۱۰:CAZ	۱۰:MEN		
پسودوموناس آئروژینوزا	.	۱۰:CAZ	۱۰:MEN		
انتروکوکوس فکالیس* (ATCC:29212)	.	۴:V	۹:LZ		
انتروکوکوس فکالیس	.	۳:V	۱۰:LZ		
استافیلوکوکوس آرئوس مقاوم به متی‌سیلین*	13 ± 3.25	9 ± 4.54 :V	17 ± 4.50 :LZ		ATCC:43300
استافیلوکوکوس آرئوس مقاوم به متی‌سیلین	13 ± 4.25	6 ± 0.56 :V	15 ± 4.60 :LZ		کلبیسلا* (ATCC:13883)
کلبیسلا	.	۱۰:CAZ	۱۱:MEN		
کلبیسلا	.	۸:CAZ	۱۰:MEN		

مقدار P: مقایسهٔ بین آنتی‌بیوتیک ۱ و نانوذرات

مقدار P: مقایسهٔ بین آنتی‌بیوتیک ۲ و نانوذرات

نوع استاندارد سوش

CP:Ciprofloxacin; CN:Cephalexin; MEN:Meropenem; CAZ:Ceftazidim; LZ:Linezolid; V:Vancomycin



شکل ۴. الف: اثر نانوذرات مس بر ایزولهٔ استاندارد اشرشیا کلی، ب: اثر نانوذرات مس بر ایزولهٔ کلینیکی استافیلوکوکوس، ج: نانوذرات و آنتی‌بیوتیک‌های مروپنم و سفتازیدیم هیچ کدام بر ایزولهٔ کلینیکی پسودوموناس اثر نداشتند.

است (۱۰). به دلیل شارژ مخالف باکتری و یون‌های مس آزادشده از نانوذرات، بین آن‌ها چسبندگی و بیوکتیویتی صورت می‌گیرد و با تخریب دیوارهٔ سلولی باکتری‌ها، مرگ باکتری رخ می‌دهد. در مطالعات انجام‌شده، در غلظت‌های پایین تر نانوذرات تنها تأخیر در فاز تأخیری (Lag Phase) باکتری‌ها

بحث

مواد حاوی مس از جمله CuSO_4 و $\text{Cu}(\text{OH})_2$ به عنوان مواد آنتی‌میکروبیال غیر ارگانیک شناخته شده‌اند (۹). شارژ الکتریکی دیوارهٔ سلولی باکتری‌ها به طور کلی منفی است که به دلیل وجود گروه‌های کربوکسیلیک در لیپوپروتینین سطح دیواره

Ruparelia و همکاران تأثیر آنتی میکروبیال نانوذرات مس و نقره را بر علیه گونه های مختلف باکتریایی سنجیده اند. در این مطالعه آنها نانوذرات ۳ و ۹ نانومتر از نقره و مس را علیه چهار سوش اشرشیا کلی، سه سوش استافیلوکوکوس آرئوس و باسیلوس سابتیلیس استفاده کردند و میزان کارآیی آنها را بررسی نمودند. این مطالعه نشان داد که در حالی که نانوذرات نقره به صورت خالص باقی میماند، نانوذرات مس را لایه ای نازک از اکسید مس می پوشاند. در این مطالعه نانوذرات نقره در مقابله با رشد باکتری های استافیلوکوکی و اشرشیا کلی مؤثرتر از نانوذرات مس بودند (۱۲).

در قسمت نخست مطالعه، MIC و MBC نانوذرات تعیین شد تا مشخص شود حداقل مقداری از نانوذرات مس مورد مطالعه که اثر باکتریسیدال از خود بروز می دهد، چقدر است؟ این بررسی از آن جهت اهمیت داشت که اطمینان حاصل شود مقدار کافی از نانوذرات در چاهک های پلیت های آنتی بیوگرام برای مقایسه با اثر آنتی بیوتیک ها وجود داشته باشد.

البته مطالعات زیادی در این زمینه انجام گرفته است و MIC و MBC برای نانوذرات مختلف فلزی با اندازه های مختلف تعیین شده اند، ولی به دلیل همین تفاوت ها و تنوع های موجود در روش های ساخت نانوذرات، اندازه هی نانوذرات، سوش های باکتریایی مورد مطالعه و موارد دیگر، به نظر نمی رسید که بتوان نتایج آن مطالعات را برای مطالعه ای حاضر تعمیم داد و استفاده نمود. با این وجود از مقایسه هی نتایج به دست آمده در این مطالعه با دیگر مطالعات نکاتی آشکار می شود. به عنوان مثال

مشاهده شده است، در صورتی که در غلظت های بالاتر که یون های آزاد شده Cu^{2+} بیشتری در محیط کشت مایع وجود دارد، رشد باکتری ها متوقف شده است. تمام این نتایج نشان دهنده ای اهمیت وجود غلظت کافی یون مس در محیط کشت مایع برای جلوگیری از رشد و مرگ باکتری می باشد (۱۱).

به نظر می رسد که مکانیسم اعمال اثر باکتریسیدال نانوذرات مس، آزاد شدن یون های Cu^{2+} از این نانوذرات می باشد که به دلیل داشتن بار مثبت، جذب بار نفی لیپوپروتئین های دیواره سلولی باکتریایی می شوند و با ورود به سلول باعث صدمه زدن به دیواره سلولی آن یا ایجاد تغییرات در عملکرد آنزیمی آن می شوند و یا باعث ایجاد سوراخ در دیواره سلولی می شوند (۱۰، ۱۲).

در مجموع مطالعات نشان داده اند که نانوذرات خود قابلیت نفوذ به باکتری را دارند. ممکن است این قابلیت به دلیل القای تغییرات مورفولوژیک در دیواره سلولی باشد که در نتیجه ای آن مواد داخل سلولی به بیرون نشست می کند و موجب مرگ باکتری SEM را فراهم می آورد. بررسی های صورت گرفته با نشان دهنده وجود حفرات و سوراخ هایی در دیواره سلولی باکتری های اشرشیا کلی که در معرض نانوذرات قرار گرفته اند می باشد (۱۰).

بررسی ها همچنین نشان داده اند که خواص باکتریوسیدال نانوذرات فلزی از اندازه هی کوچک و نسبت بالای سطح به حجم این مواد منشأ می گیرد. Morones و همکاران نشان دادند که یون های نقره با ابعاد ۱ تا ۱۰ نانومتر، بیشترین تماس با سطوح سلولی باکتری ها را دارند و اثرات باکتریوسیدال آنها حداکثر است (۱۳).

مهار رشد برای دو آنتی بیوتیک (که آن سوش هنوز به آن حساسیت داشت) و نانوذرات مورد مطالعه تعیین شد. نتایج این مطالعه نشان داد که در مورد سوش های باکتریایی که مقاومت کامل نسبت به خواص آنتی باکتریال نانوذرات مس نشان می دادند، هاله‌ی جلوگیری از رشد مشاهده نشد؛ ولی در مورد استافیلوكوکوس مقاوم به متی سیلین و اشرشیا کلی، نانوذرات مس اثری قابل توجه به نمایش گذاشتند. در مورد استافیلوكوکوس مقاوم به متی سیلین (هم در ایزوله‌ی استاندارد و هم در ایزوله‌ی بالینی) هاله‌ی جلوگیری از رشد نانوذرات مس از هاله‌ی به دست آمده از اثر آنتی بیوتیک و انکومایسین بزرگ‌تر بود، اما مقایسه‌ی آماری تفاوت معنی‌داری بین این دو را نشان نداد. در مورد اشرشیا کلی نیز میزان اثربخشی نانوذرات مس در جلوگیری از رشد باکتری‌ها از سفالکسین به طور معنی‌داری بیشتر بود.

این نتایج می‌توانند نویدبخش این باشند که شاید بتوان از نانوذرات مس در درمان و یا پیشگیری از عفونت‌های حاصل از استافیلوكوکوس مقاوم به متی سیلین و اشرشیا کلی استفاده کرد. این دو از مهم‌ترین عوامل عفونت‌های بیمارستانی می‌باشند (۱۷) و شاید بتوان با استفاده از روش‌هایی مانند ایجاد پوششی از نانوذرات مس بر روی وسایل پزشکی میزان شیوع عفونت‌های حاصل از این دو سوش را در بیمارستان‌ها کاهش داد.

نتایج این مطالعه همچنین نشان داد که اگر چه به نظر نمی‌رسد نانوذرات به تنها یی قادر به جایگزین کردن آنتی بیوتیک‌ها برای همه‌ی سوش‌های باکتریایی باشند ولی شاید بتوان اثر هم‌افزایی (Synergist) این نانوذرات را بررسی نمود؛ بدین معنی که ممکن است

در مطالعه‌ی Ruparelia و همکاران با توجه به نتایج به دست آمده از باکتری‌های اشرشیا کلی و استاف اورئوس، استنتاج شد که حساسیت باکتری‌های گرم مثبت به نانوذرات بیش از گرم منفی‌ها می‌باشد، که با توجه به مقاومت بسیار بیشتر استاف اورئوس به آنتی بیوتیک‌ها نتیجه‌ای جالب توجه و حائز اهمیت می‌باشد (۱۲). از دلایلی که برای این موضوع بیان شده است وجود غشای مستحکم لیپو پلی ساکاریدی باکتری‌های گرم منفی و همچنین پلاسمیدهای حاوی زن‌های مقاوم به فلزات می‌باشد (۱۴).

با وجود این که در این مطالعه نتیجه‌ی مشابهی از حساسیت بیشتر استاف اورئوس نسبت به اشرشیا کلی به نانوذرات مس به دست آمد ولی با توجه به نتایج دیگر، گرم مثبت‌ها و منفی‌ها از این قاعده تبعیت نکردند. به عنوان مثال انتروکوک، که یک باکتری گرم مثبت می‌باشد، نسبت به نانوذرات از خود مقاومت نشان داد، اما همان طور که اشاره شد باکتری گرم منفی اشرشیا کلی نسبت به نانوذرات حساس بود.

در مجموع میزان MIC و MBC به دست آمده در این مطالعه و همچنین مقادیر ارائه شده در مطالعات مشابه مرتبط با اثر نانوذرات مس (۱۱، ۱۵) نشان می‌دهند که این نانوذرات، در غلظت‌هایی که بسیار پایین‌تر از غلظت سمی یون مس برای انسان است (۱۶)، اثری قابل توجه بر باکتری‌های استافیلوكوکوس آرئوس مقاوم به متی سیلین و اشرشیا کلی دارند و این مورد می‌تواند در اتخاذ رویه‌های جدید نسبت به درمان یا پیشگیری از عفونت‌های باکتریایی حاصل از این دو سوش مورد استفاده قرار گیرد.

در قسمت دوم مطالعه، برای هر باکتری ناحیه‌ی

توجهی اثر آنتی باکتریال بر علیه اشرشیا کلی را افزایش می دهد و این اثر آنتی باکتریال وابسته به غلظت نانوذرات روی می باشد و با افزایش غلظت نانوذرات رویاشر باکتری کش آن افزایش می یابد (۱۸). به نظر می رسد که شواهد موجود تا حد زیادی اثر آنتی باکتریال نانوذرات مسی در محیط برون تن (In vitro) را نشان داده باشد، اما کماکان نیاز به مطالعات درون تن (In vivo) در این زمینه می باشد تا بتوان از کارایی و ایمنی این نانوذرات اطمینان حاصل نمود.

نانوذرات با هم و یا با دیگر مواد آنتی باکتریال مانند آنتی بیوتیک ها اثر هم افزا نشان دهند و در مبارزه با عضل رو به گسترش مقاومت های باکتریایی کمک کننده باشند.

به عنوان مثال در مطالعه بانویی و همکاران نشان داده شده است که نانوذرات روی اثر آنتی بیوتیک سپروفلوکسازین علیه استافیلوکوکوس ها را افزایش می دهند، در حالی که همزمان اثر بعضی دیگر آنتی بیوتیک ها مانند آموکسی سیلین، پنی سیلین و نیترو فورانتوئین را کاهش می دهند. ترکیب نانوذرات روی و سپروفلوکسازین همچنین به میزان قابل

References

1. Hawkey PM. The growing burden of antimicrobial resistance. *J Antimicrob Chemother* 2008; 62(Suppl 1): i1-i9.
2. Hawkey PM, Jones AM. The changing epidemiology of resistance. *J Antimicrob Chemother* 2009; 64(Suppl 1): i3-10.
3. Livermore DM. Bacterial resistance: origins, epidemiology, and impact. *Clin Infect Dis* 2003; 36(Suppl 1): S11-S23.
4. Arnold SR. Revenge of the killer microbe. *CMAJ* 2007; 177(8): 895-6.
5. Aiello AE, Larson E. Antibacterial cleaning and hygiene products as an emerging risk factor for antibiotic resistance in the community. *Lancet Infect Dis* 2003; 3(8): 501-6.
6. Jain A, Dixit P. Multidrug-resistant to extensively drug resistant tuberculosis: what is next? *J Biosci* 2008; 33(4): 605-16.
7. Blanc DS, Carrara P, Zanetti G, Francioli P. Water disinfection with ozone, copper and silver ions, and temperature increase to control Legionella: seven years of experience in a university teaching hospital. *J Hosp Infect* 2005; 60(1): 69-72.
8. Kassaee MZ, Buazar F, Motamedi E. Effects of current on arc fabrication of Cu nanoparticles. *J Nanomater* 2013; 2010 (2010).
9. Hughes MN, Poole RK. Metals and microorganisms. London, UK: Chapman and Hall Publications; 1989.
10. Stoimenov PK, Klinger RL, Marchin GL, Klabunde KJ. Metal oxide nanoparticles as bactericidal agents. *Langmuir* 2002; 18(17): 6679-86.
11. Raffi M, Mehrwan S, Bhatti T, Akhter J, Hameed A, Yawar W, et al. Investigations in to the antibacterial behavior of copper nanoparticles against *Escherichia coli*. *Ann Microbiol* 2010; 60(1): 75-80.
12. Ruparelia JP, Chatterjee AK, Duttagupta SP, Mukherji S. Strain specificity in antimicrobial activity of silver and copper nanoparticles. *Acta Biomater* 2008; 4(3): 707-16.
13. Morones JR, Elechiguerra JL, Camacho A, Holt K, Kouri JB, Ramirez JT, et al. The bactericidal effect of silver nanoparticles. *Nanotechnology* 2005; 16(10): 2346-53.
14. Hoseinzadeh E. Evaluation of antimicrobial propertice of copper oxide nanoparticle, zinc oxide nanoparticle and their combine against bacterial nasocomial infections Agents [Thesis] Hamedan, Iran: Hamedan University of Medical Sciences; 2011. [In Persian].
15. Ren G, Hu D, Cheng EW, Vargas-Reus MA, Reip P, Allaker RP. Characterisation of copper oxide nanoparticles for antimicrobial applications. *Int J Antimicrob Agents* 2009; 33(6): 587-90.
16. Toxicology Data Network. Copper(II) Sulfate [Online] 1985 Jul 7. [cited 2002 Jun 11]; Available from: URL:<http://toxnet.nlm.nih.gov/cgi-bin/sis/search/a?dbs+hsdb:@term+@DOCNO+916>.
17. Jarvis WR, Martone WJ. Predominant

- pathogens in hospital infections. *J Antimicrob Chemother* 1992; 29(Suppl A): 19-24.
18. Banoe M, Seif S, Nazari ZE, Jafari-Fesharaki P, Shahverdi HR, Mballegh A, et al. ZnO

nanoparticles enhanced antibacterial activity of ciprofloxacin against *Staphylococcus aureus* and *Escherichia coli*. *J Biomed Mater Res B Appl Biomater* 2010; 93(2): 557-61.

Archive of SID

In-Vitro Effects of Copper Nanoparticles on Common Bacterial Strains Implicated in Nosocomial Infections

Elham Yousefi¹, Mohammad Rafienia PhD², Hossein Fazeli PhD³,
Mohammad Zaman Kasai PhD⁴

Original Article

Abstract

Background: In recent years, the bacterial resistance to antibiotics has grown at a worrying speed. On the other hand, the rate of discovery of new antibiotics has failed to keep up with the emergence of resistance. Thus, there is a need for new approaches for fighting bacterial infections. We studied the antibacterial properties of copper nanoparticles (Cu Nps) on most culpable bacterial strains for nosocomial infections.

Methods: The effect of copper nanoparticles on in-vitro growth of standard and clinical strains of Escherichia coli, Methicillin-resistant Staphylococcus aureus (MRSA), Enterococcus faecalis, Klebsiella and Pseudomonas aeruginosa was studied. Copper nanoparticles with average diameter of 20 nm were synthesized by electric arc evaporation technique. Minimum inhibitory concentration (MIC) and minimum bactericidal concentration (MBC) were determined and the antibacterial effects were compared to the common antibiotics used to treat these strains by means of disk diffusion method.

Findings: The arc-fabricated copper nanoparticles were successfully synthesized. At 50 A, transmission electron microscopy (TEM), X-ray diffraction (XRD), and scanning electron microscope (SEM) analyses showed fabrication of relatively pure, dispersed and brown Cu Nps with average size of 20 nm. Escherichia coli and MRSA showed acceptable levels of susceptibility to Cu Nps; the effects of copper nanoparticles were greater than cephalexin in suppressing Escherichia coli colony formation while the Cu Nps were more effective than vancomycin in suppressing MRSA growth. Other strains showed resistance to Cu Nps.

Conclusion: Using copper nanoparticles may be a viable approach in treating or preventing infections caused by Escherichia coli or MRSA.

Keywords: Copper nanoparticles, Antibacterial, Bacterial resistance

Citation: Yousefi E, Rafienia M, Fazeli H, Zaman Kasai M. In-Vitro Effects of Copper Nanoparticles on Common Bacterial Strains Implicated in Nosocomial Infections. J Isfahan Med Sch 2013; 31(240): 830-42

* This paper is derived from a medical doctorate thesis in Isfahan University of Medical Sciences.

1- Student of Medicine, School of Medicine AND Student Research Committee, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran

2- Assistant Professor, Biosensor Research Center, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran

3- Assistant Professor, Department of Microbiology, School of Medicine, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran

4- Assistant Professor, Department of Chemistry, School of Chemistry, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran

Corresponding Author: Mohammad Rafienia PhD, Email: m_rafenia@med.mui.ac.ir