

مقاله پژوهشی

مجله دانشگاه علوم پزشکی رفسنجان

دوره ۲۰، فروردین ۱۴۰۰، ۲۲-۳

اثرات ضدبیوفیلمی نانوذرات اکسید روی سنتز شده توسط عصاره برگ گیاه لویی (*Typha latifolia*) بر بیان ژن بیوفیلیم در سویه‌های کلبسیلا پنومونیه مقاوم به دارو: یک مطالعه آزمایشگاهی

نوید کلهر^۱، امیر میرزایی^۲، سیدمحمد مهدی حمیدی^۳

دریافت مقاله: ۹۹/۰۷/۲۹ ارسال مقاله به نویسنده جهت اصلاح: ۹۹/۰۹/۲۶ دریافت اصلاحیه از نویسنده: ۹۹/۱۲/۱۷ پذیرش مقاله: ۹۹/۱۲/۱۸

چکیده

زمینه و هدف: بیوفیلیم‌ها اجتماعی از باکتری‌ها بر روی سطوح هستند که توسط مواد پلی‌مری خارج سلولی پوشیده شده‌اند و یکی از راهکارهای از بین بردن بیوفیلیم‌ها، استفاده از نانوذرات می‌باشد. هدف از این مطالعه سنتز سبز نانوذرات اکسید روی و تعیین اثرات ضدبیوفیلمی آن بر روی بیان ژن بیوفیلیم در سویه‌های کلبسیلا پنومونیه مقاوم به دارو بود.

مواد و روش‌ها: در این مطالعه آزمایشگاهی، نانوذرات اکسید روی (ZnO) به روش سبز با استفاده از محلول نیترات روی و عصاره گیاه لویی (*Typha latifolia*) سنتز گردید. خصوصیات فیزیکی و شیمیایی آن توسط روش‌های میکروسکوپ الکترونی نگاره (Scanning electron microscopy)، میکروسکوپ الکترونی گذاره (Transmission electron microscopy) و FTIR (Fourier-transform infrared spectroscopy) تأیید گردید. به دنبال اثرات ضد میکروبی و ضدبیوفیلمی آن بر روی ایزوله‌های کلبسیلا پنومونیه مقاوم به دارو به ترتیب با استفاده از روش‌های حداقل غلظت مهارکنندگی و میکروتیتر پلیت بررسی شد. در انتها، اثرات نانوذرات اکسید روی بر بیان ژن بیوفیلیم *wzm* با روش Real Time PCR بررسی شد.

یافته‌ها: نانوذرات اکسید روی سنتز شده دارای مورفولوژی کروی بوده و دارای اندازه زیر ۱۰۰ نانومتر بود. نتایج نشان داد که نانوذرات اکسید روی سنتز شده دارای اثرات معنادار ضد میکروبی و ضدبیوفیلمی علیه سویه‌های کلبسیلا پنومونیه مقاوم به دارو بودند و این نانوذرات بیان ژن بیوفیلیم *wzm* را به طور معناداری کاهش دادند ($P < 0.05$).

نتیجه‌گیری: یافته‌های این مطالعه نشان داد که نانوذرات اکسید روی سنتز شده دارای اثرات ضد میکروبی و ضدبیوفیلمی چشم‌گیری بوده و در آینده می‌توان با مطالعات بیش‌تر از این نانوذره به عنوان ترکیب ضدبیوفیلیم استفاده نمود.

واژه‌های کلیدی: نانوذرات اکسید روی، کلبسیلا پنومونیه، ضد میکروبی، ضدبیوفیلمی، بیان ژن بیوفیلیم

۱- کارشناسی ارشد، گروه زیست‌شناسی، واحد تهران مرکزی، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

۲- (نویسنده مسئول) استادیار، گروه زیست‌شناسی، واحد پرند، دانشگاه آزاد اسلامی، پرند، ایران

تلفن: ۰۲۱-۵۶۷۳۳۰۰۱، دورنگار: ۰۲۱-۵۶۷۳۳۰۰۱، پست الکترونیکی: Amir_mirzaie92@yahoo.com

۳- دانشیار، گروه زیست‌شناسی، واحد تهران مرکزی، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

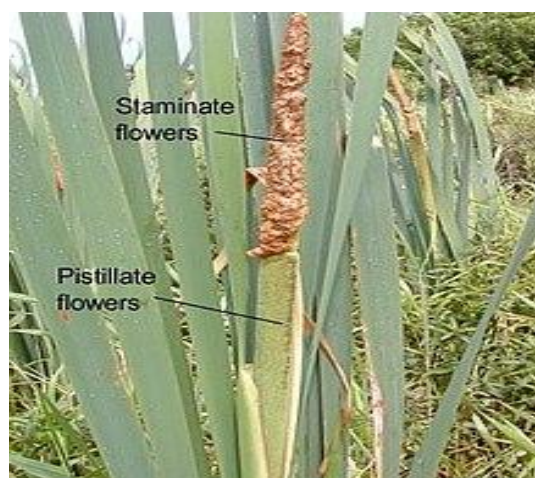
مقدمه

کلبسیلا پنومونیه (*Klebsiella pneumoniae*) یک باکتری میله‌ای گرم منفی، بی‌هوازی اختیاری و غیرمتحرک است که متعلق به خانواده انتروباکتریاسه است. در بسیاری از کشورها به دلیل مصرف بی‌رویه آنتی بیوتیک‌ها سویه‌های کلبسیلا پنومونیه به بسیاری از آنتی بیوتیک‌ها مقاوم شده‌اند و می‌توانند آنزیم‌های مختلف مانند بتالاکتامازهای وسیع الطیف جهت مقاومت به آنتی بیوتیک‌ها تولید کنند. هم چنین یکی از مکانیسم‌های مقاومت آنتی بیوتیکی در این باکتری تولید بیوفیلیم می‌باشد و در واقع بیوفیلیم جمعیتی از باکتری‌ها می‌باشند که درون یک ماتریکس خارج سلولی محبوس شده‌اند [۱]. این ماتریکس متشکل از پروتئین‌ها، اگزوپلی ساکارید، DNA و لیپوپپتیدها می‌باشد. سویه‌های کلبسیلا پنومونیه با تشکیل بیوفیلیم می‌توانند از دسترس سیستم ایمنی و آنتی بیوتیک‌ها دور بمانند و منجر به ایجاد مقاومت آنتی بیوتیکی می‌شوند [۲]. به طور کلی ژن‌های متنوعی در تشکیل بیوفیلیم در سویه‌های کلبسیلا پنومونیه نقش دارند. برخی از این ژن‌ها در تولید اگزوپلی ساکاریدها (لیپوپلی ساکارید و کپسول) و نهایتاً تشکیل بیوفیلیم نقش دارند. یکی از ژن‌های تولید بیوفیلیم ژن *wzm* در کلبسیلا پنومونیه می‌باشد که نقش به سزایی در تولید بیوفیلیم دارد که مسئول سنتز آنتی ژن O در ساختار لیپوپلی ساکارید می‌باشد. ژن *wzm* مربوط به خوشی ژنی *wb* می‌باشد که آنزیم‌های سنتز کننده آنتی ژن O لیپوپلی ساکارید را کد می‌کند که نقش مهمی در تشکیل بیوفیلیم دارد. مطالعات

نشان داده است که موتانت‌های فاقد ژن *wzm* نمی‌تواند تشکیل بیوفیلیم دهند. هم‌چنین مطالعات نشان می‌دهد که بیان ژن *wzm* در ارتباط با ژن‌های حس حد نصاب (Quorum sensing) نیز می‌باشد [۲]. بنابراین محققان به دنبال راهکارهای درمانی جایگزین برای کنترل عفونت‌های ناشی از کلبسیلا پنومونیه دارند که یکی از این راهکارها استفاده از پلیمرهای طبیعی، سنتتیک و فلزی می‌باشد [۳]. در میان نانوذرات، نانوذرات فلزی مانند اکسید روی (ZnO) توجه محققان را به خود جلب کرده است و دارای خصوصیات ویژه‌ای مانند پایداری در شرایط محیطی و سنتز در دماهای پایین می‌باشد [۳].

به طور کلی روش‌های مختلفی جهت سنتز نانوذرات فلزی وجود دارد که یکی از این روش‌ها روش سنتز سبز یعنی سنتز نانوذرات با استفاده از عصاره گیاهان می‌باشد [۴]. در این مطالعه، عصاره گیاه لویی (*Typha latifolia*) جهت سنتز نانوذرات اکسید روی استفاده شد (شکل ۱). مطالعات نشان می‌دهد که عصاره این گیاه دارای ترکیبات ثانویه مانند ترپن‌ها، ترپنوئیدها و فلاوونوئیدها می‌باشند که دارای اثرات احیاء کنندگی بوده و در سنتز نانو ذرات حایز اهمیت می‌باشد [۵]. با توجه به مقاومت روز افزون سویه‌های کلبسیلا پنومونیه به آنتی بیوتیک‌ها و گسترش بیوفیلیم، استفاده از راهکارهای جایگزین جهت از بین بردن بیوفیلیم و مقاومت آنتی بیوتیکی این سویه‌ها دارای اولویت می‌باشد و یکی از راهکارها استفاده از نانوذرات می‌باشد و بنابراین هدف از این مطالعه سنتز سبز نانوذرات روی (ZnO) از عصاره گیاه

لویی (*Typha latifolia*) به منظور بررسی اثرات ضد میکروبی و ضد بیوفیلمی آن علیه سویه‌های کلبسیلا پنومونیه مقاوم به دارو می‌باشد. تاکنون مطالعات مختلفی در زمینه بررسی اثرات ضد باکتریایی و ضد بیوفیلمی نانوذرات اکسید روی انجام شده است، اما ما در این مطالعه برای اولین بار از عصاره یکی از گیاهان بومی کشور به نام لوئی جهت سنتز نانوذرات اکسید روی استفاده نموده‌ایم که سرعت واکنش و نوع نانو ذرات اکسید روی سنتز شده با مطالعات دیگر تفاوت دارد [۶] به این شکل که نوع ترکیبات فیتوشیمیایی گیاهان مختلف متفاوت است و می‌تواند در افزایش اثر میکروب کشی نانو ذرات سنتز شده دخالت داشته باشد.



شکل ۱- تصویری از گیاه لویی.

مواد و روش‌ها

در این مطالعه آزمایشگاهی که از آذرماه ۱۳۹۸ تا مرداد ماه ۱۳۹۹ در دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران مرکزی انجام گرفت، گیاه لویی (*Typha latifolia*) از استان گیلان (کیلومتر ۴ سیاهکل به سمت لاهیجان از جاده شهرک صنعتی، حاشیه جاده مجاور مزارع برنج) جمع آوری شد و

توسط گیاه شناس (دکتر محمد مهدی حمیدی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران مرکزی، گروه زیست شناسی) مورد تایید گرفت و برای آن کد هرباریومی ۱۲۸۶ در نظر گرفته شد. برای تهیه عصاره آبی گیاه، ۱۰ گرم از برگ گیاه، خشک و سپس آسیاب گردید و عصاره گیری با استفاده از روش ماسراسیون انجام شد. به طور خلاصه، در ابتدا ۵ گرم از پودر عصاره گیاه وزن گردید و سپس ۱۰۰ سی سی آب مقطر به عنوان حلال افزوده شد. پودر گیاه به مدت ۴۸ ساعت در تماس با حلال بر روی همزن مغناطیسی قرار گرفت و بعد از مدت تعیین شده، آن را صاف کرده و به منظور تغلیظ کردن آن از دستگاه روتاری (R100، ژال تجهیز، ایران) استفاده شد و در نهایت عصاره با غلظت ۱۰ میلی گرم در میلی لیتر جهت ادامه مطالعه تهیه شد [۷].

برای سنتز زیستی نانو ذرات اکسید روی با خلوص بالا ابتدا ۲۰۰ میلی لیتر از محلول مایع نیترات روی (۱/۵ میلی مولار) به ۲۰ میلی لیتر از محلول عصاره برگ گیاه لویی اضافه گردید و سپس با ۱۰ میلی لیتر سدیم هیدروکسید (۱ مولار) تیمار شد. ترکیب حاصل در تاریکی و در دمای ۶۰ درجه سانتی گراد و بر روی استیرر (MS300HS، ژال تجهیز، ایران) انکوبه شد. بعد از ۲۴ تشکیل رنگ سفید که نشان دهنده ظهور نانو ذرات اکسید روی است مشاهده گردید. محلول حاصل برای خالص سازی بیشتر سانتریفیوژ (سیگما، مدل ۲/۱۶، آمریکا) شده و با آب مقطر و سپس با اتانول شسته شده و خشک گردید [۷]. جهت تأیید ساختار نانو ذرات اکسید روی سنتز شده از روش‌های زیر استفاده گردید:

۱- آنالیز طیف سنجی مرئی فرابنفش: بعد از گذشت ۱۲۰ دقیقه از زمان واکنش افزوده عصاره به نیترات روی و تغییر رنگ واکنش، آنالیز طیف سنجی مرئی فرابنفش نانوذرات روی با استفاده از دستگاه طیف سنجی UV-Vis (Spectrophotometer, USA, Agilent, Cary 300) بین ۲۰۰ تا ۷۰۰ نانومتر مورد ارزیابی قرار گرفت.

۲- میکروسکوپ الکترونی گذاره (Transmission electron microscopy, TEM): به منظور بررسی ریخت شناسی و تأیید اندازه نانو ذرات اکسید روی، عکس برداری از نانو ذرات اکسید روی توسط دستگاه ۱۰۰C-۱۰EM KV Zeiss کشور آلمان، انجام گردید.

۳- میکروسکوپ الکترونی گذاره (Transmission electron microscopy, SEM): ریخت شناسی و اندازه نانو ذرات روی سنتز شده به روش زیستی با استفاده از میکروسکوپ الکترونی روبشی (SEM) بررسی شد. عکس برداری SEM توسط دستگاه MIRA شرکت TE-SCAN ساخت کشور ژاپن انجام گردید.

۴- الگوی پراش اشعه ایکس (X-ray powder diffraction (XRD): به منظور تعیین فازهای بلورین (کریستالی) نانوذرات اکسید روی سنتز شده هم‌چنین اندازه‌گیری ثابتهای کریستالی نانو ذرات اکسید روی از الگوی پراش اشعه ایکس (XRD) نمونه‌ها بهره استفاده شد. تفرق اشعه ایکس امکان شناخت نوع ساختار کریستالوگرافی نانوذرات اکسید روی را فراهم می‌کند. در این مطالعه آزمون اشعه ایکس توسط دستگاه XRD

(Italy, GNR, Explorer) با تشعشع لامپ CuKa، در دامنه ۰ تا ۱۱۰ درجه انجام شد.

۵- طیف سنجی مادون قرمز (Fourier-transform infrared spectroscopy): طیف‌سنجی مادون قرمز می‌تواند گروه‌های عاملی مختلف موجود بر روی ترکیبات مولکولی را شناسایی کرده و در نتیجه ساختار احتمالی ترکیبات را برای ما مشخص کند. با استفاده از دستگاه مدل Spectrum Two از شرکت PerkinElmer (ژاپن)، طیف نگاری مادون قرمز انجام گردید.

در این مطالعه، تعداد ۵۰ نمونه مشکوک به کلبسیلا پنومونیه از بیماران مراجعه کننده بیمارستان‌های مختلف (پارس، امام خمینی و شهدای یافت آباد) شامل ادرار، زخم، مایع مغزی-نخاعی، خون و خلط جمع آوری شدند. نمونه‌ها پس از انتقال به آزمایشگاه تحقیقاتی میکروشناسی دانشگاه آزاد واحد تهران مرکزی روی محیط‌های Eosin Methylene Blue (EMB) (مرک-آلمان) و مک کانکی آگار (مرک-آلمان) کشت داده شدند و در ۳۷ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت نگهداری شدند. بعد از تهیه لام و مشاهده باسیل‌های گرم منفی، تست‌های بیوشیمیایی معمول نظیر کشت در محیط‌های کشت Sulfide indole motility (SIM)، Triple sugar iron agar (TSI)، Methyl Red (MRVP) (MR) and Voges-Proskauer (VP) (مرک-آلمان)، اوره و سیترات و تست اکسیداز (مرک-آلمان) برای تأیید کلبسیلا پنومونیه انجام شد. سپس باکتری‌ها در محیط Tryptic Soy Broth (TSB) (مرک، آلمان) و گلیسرول

(مرک-آلمان) در ۷۰- درجه سانتی گراد برای انجام تست‌های بعدی مطالعه و ذخیره شدند [۸].

الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی سویه‌های کلبسیلا پنومونیه توسط روش دیسک دیفیوژن بر اساس استاندارد Clinical and Laboratory Standards Institute (CLSI) انجام گرفت [۹]. ابتدا غلظت نیم مک فارلند از تمامی سویه‌ها تهیه شد و در محیط کشت مولر هینتون آگار کشت داده شد و میزان حساسیت سویه‌ها به آنتی‌بیوتیک‌های آمپی‌سیلین، جنتامایسین، آمیکاسین، تتراسایکلین، سفپیم، سیپروفلوکساسین، لووفلوکساسین و تری متوپریم سولفامتاکسازول (پادتن طب-ایران) بررسی شد [۹].

روش مورد استفاده در تست فنوتیپی روش مورد استفاده Freeman و همکاران می‌باشد. در این روش از محیط کشت کنگو رد آگار استفاده شد. این محیط کشت حاوی محیط (۳۷ گرم در لیتر) Brain heart infusion (BHI) (مرک-آلمان)، سوکروز (۵۰ گرم در لیتر)، آگار (۱۰ گرم در لیتر) (مرک-آلمان) و رنگ کنگو رد (۰/۸ گرم در لیتر) (مرک-آلمان) می‌باشد. سویه‌های بالینی کلبسیلا پنومونیه در پلیت حاوی محیط کشت کنگورد به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد کشت داده شدند. تحت چنین شرایطی سویه‌های تولید کننده بیوفیلم کلنی‌های مشکی رنگ و سایر سویه‌ها کلنی‌های قرمز رنگ تشکیل می‌دهند [۱۰].

به منظور بررسی اثرات ضد میکروبی نانوذرات اکسید روی از روش میکرو دیلوشن در پلیت ۹۶ خانه ای بر طبق پروتوکول‌های CLSI استفاده شد. به این منظور ابتدا

سویه‌های کلبسیلا پنومونیه در محیط کشت مولر هینتون براث به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد کشت داده شدند. نانوذره در غلظت‌های ۱/۹۵ میکروگرم در هر میلی‌لیتر تا ۵۰۰ میکروگرم در هر میلی‌لیتر به داخل چاهک‌ها ریخته و با محیط کشت مولر هینتون براث (MHB: Mueller-Hinton broth) (مرک-آلمان)، تا حجم ۱۹۵ میکرولیتر رسانده شد. همه‌ی چاهک‌ها با مقدار ۵ میکرولیتر از کشت میکروبی سویه‌های کلبسیلا پنومونیه با غلظت نیم مک فارلند اضافه گردید. مقدار MIC (Minimum inhibitory concentration) به عنوان کم‌ترین غلظت مهارکننده رشد باکتری محسوب می‌شود. لازم به ذکر است که جهت تعیین غلظت MIC، از چاهک حاوی باکتری فاقد نانو ذره به عنوان کنترل منفی و از چاهک حاوی نانو ذره به همراه محیط کشت به عنوان کنترل مثبت استفاده گردید [۱۰].

به منظور مطالعه کمی اثرات ضد بیوفیلمی نانوذره اکسید روی از روش میکروتیتیر پلیت استفاده شد. سپس یک کشت ۲۴ ساعته از هر ایزوله تهیه گردید و سپس با برداشتن از کلنی‌های کشت ۲۴ ساعته و تلقیح آن‌ها به محیط TSB حاوی ۰/۲ گلوکز، سوسپانسیون میکروبی به دست آمد که کدورت آن با کدورت نیم مک فارلند تطابق داشت. از محیط TSB بدون تلقیح باکتری به همه چاهک‌ها اضافه شد چاهک ۱۲ کنترل منفی (بدون باکتری) و چاهک‌های ستون ۱۱ به عنوان کنترل مثبت (حاوی ۱۰۰ میکرولیتر سوسپانسیون باکتری) در نظر گرفته شد. سپس به هر یک از چاهک‌های

۱۰۰ پلیت میکرولیتر از هر سوسپانسیون باکتریایی اضافه شد و به دنبال آن ۵۰ میکرولیتر از غلظت‌های زیر حدکشندگی نانوذره روی به آن اضافه گردید و سپس پلیت به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد انکوبه شد. بعد از گذشت ۲۴ ساعت، محلول رویی چاهک‌ها را خارج گردید و هر چاهک ۳ مرتبه با سرم فیزیولوژی استریل شسته شد. سپس باکتری‌های متصل به دیواره با ۲۵۰ میکرولیتر از اتانل ۹۶٪ تثبیت شدند. بعد از ۱۵ دقیقه محتویات چاهک خالی شدند. بعد از خشک شدن پلیت‌ها به آن ۲۰۰ میکرولیتر رنگ کریستال ویوله اضافه گردید (به مدت ۱۵ دقیقه). بعد از گذشت این مدت‌زمان، رنگ‌های اضافی با استفاده از آب مقطر استریل شسته شدند. بعد از خشک کردن پلیت‌ها، سنجش کمی بیوفیلیم به وسیله اضافه کردن ۲۰۰ میکرولیتر اسید استیک ۳۳ درصد به هر چاهک صورت گرفت و جذب آن در طول موج ۵۷۰ نانومتر توسط دستگاه ELISA Reader (JASCO, V-530, ژاپن) خوانده شد [۱۰].

به منظور بررسی میزان تغییرات بیان ژن بیوفیلیم *wzm* در سویه‌های تشکیل دهنده بیوفیلیم، از روش quantitative Real Time PCR استفاده می‌شود. به این منظور ابتدا سویه‌های کلبسیلا پنومونیه با غلظت زیرحد مهار کنندگی (Sub-minimum inhibitory concentration) تیمار شدند و RNA سلول توسط کیت استخراج RNA (Bioneer, Korea) استخراج گردید. RNAهای استخراج شده توسط کیت سنتز cDNA (TaKara, Japan) به DNA مکمل (cDNA) تبدیل

گردید. جهت انجام تست Real Time PCR، از پرایمر اختصاصی ژن هدف *wzm* استفاده نموده و ژن *16S rRNA* به عنوان کنترل داخلی مورد استفاده قرار گرفت. توالی پرایمرهای رفت و برگشت (Forward and reverse) ژن هدف *wzm* به صورت 5'- TGCCAGTTCGGCCACTAAC 3'- رفت، و 5'- GACAACAATAACCGGGATGG 3'- برگشت، بود. توالی پرایمرهای رفت و برگشت ژن مرجع *16S rRNA* به صورت 5'-CGTCTGCCCTATCAACTTTCG 3'- رفت، و 5'-CGTTTCTCAGGCTCCCTCT 3'- برگشت است [۱۱].

در ادامه، اختلاف چرخه‌های آستانه به دست آمده از نمونه‌های مورد آزمایش (نمونه‌های تیمار شده با نانوذره) و نمونه‌های کنترل (نمونه‌های تیمار نشده با نانوذره) محاسبه و میزان بیان ژن با استفاده از فرمول $\Delta\Delta Ct$ ، نسبت ژن هدف به ژن مرجع (*16S rRNA*) از طریق $2^{-\Delta\Delta Ct}$ محاسبه شد. تمامی تست‌های این مطالعه به صورت ۳ بار تکرار بوده و محاسبه آماری این مطالعه با استفاده از نرم‌افزار SPSS نسخه 16 انجام گردید.

از آزمون Shapiro-wilk برای بررسی نرمال بودن توزیع میانگین‌ها استفاده شد و نتایج با آنالیز واریانس یک طرفه (one-way analysis of variance) مورد بررسی قرار گرفت و اطلاعات به صورت انحراف معیار $\pm$ میانگین نمایش داده شده‌اند و سطح معنی‌داری در آزمون‌ها ۰/۰۵ در نظر گرفته شد.

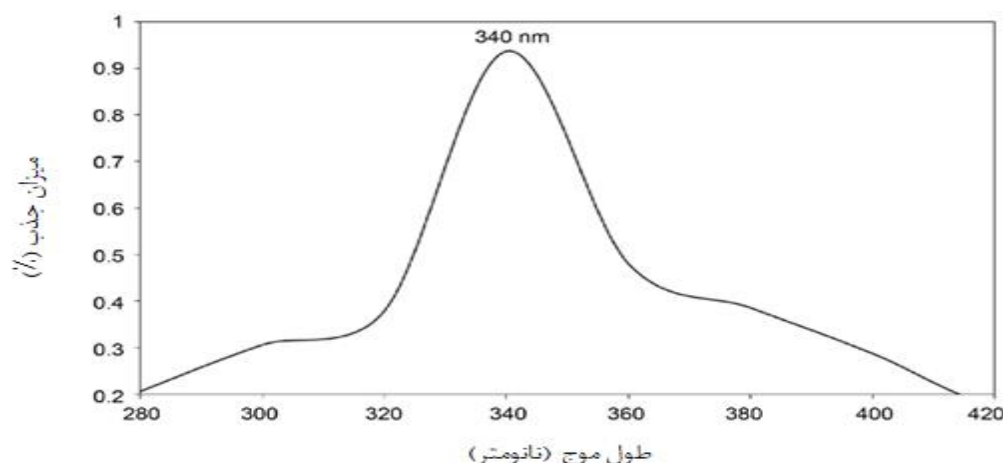
نتایج

در طی فرآیند سنتز، یون‌های Zn در معرض ترکیبات احیاء کننده عصاره گیاه قرار گرفته و از این طریق کاهش نمک روی شروع می‌شود. احیای کامل یون‌های Zn به نانو ذرات اکسید روی با تغییر رنگ محیط و طیف‌سنجی انجام شد. تغییر رنگ نشان دهنده احیای نمک روی و تشکیل نانو ذرات روی در محلول است (شکل ۲).



شکل ۲- سنتز سبز نانوذرات اکسید روی
(A): محلول نیترات روی، (B): نانوذرات اکسید روی سنتز شده.

وجود پیک در طول موج ۳۴۰ نانومتر برای نانو ذرات اکسید روی با دستگاه طیف‌سنجی UV-vis طی زمان‌های مختلف واکنش تأیید شد (شکل ۳).

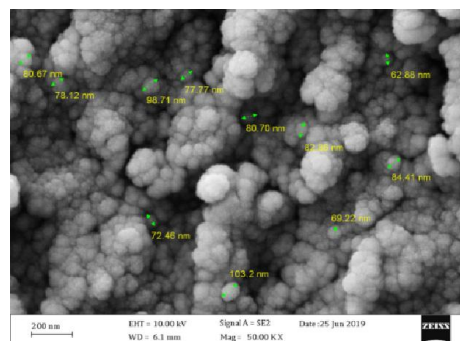


شکل ۳- طیف سنجی UV برای نانوذرات اکسید روی سنتز. وجود پیک شاخص در طول موج ۳۴۰ نانومتر نشان دهنده سنتز احتمالی نانو ذرات اکسید روی می‌باشد.

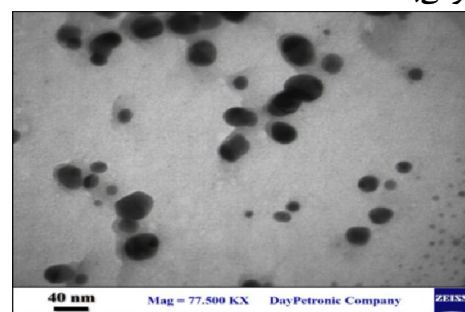
همان گونه که در شکل ۴ مشخص است، اندازه نانو ذرات بین ۶۰ تا ۱۱۰ نانومتر متغیر بوده است. همچنین، تصاویر میکروسکوپ الکترونی گذاره TEM نشان می‌دهد که نانو ذرات سنتز شده دارای ساختار کروی می‌باشند (شکل ۵).

اندازه و ریخت شناسی نانو ذرات از طریق میکروگراف میکروسکوپ الکترونی نگاره (SEM) مورد ارزیابی قرار گرفت. اندازه و ریخت‌شناسی نانو ذرات اکسید روی توسط SEM با ولتاژ زیر ۳۰ کیلو ولت و با بزرگ‌نمایی‌های مختلف، تحت فشار خلاء (۵-۱۰ Torr) مورد ارزیابی قرار گرفت.

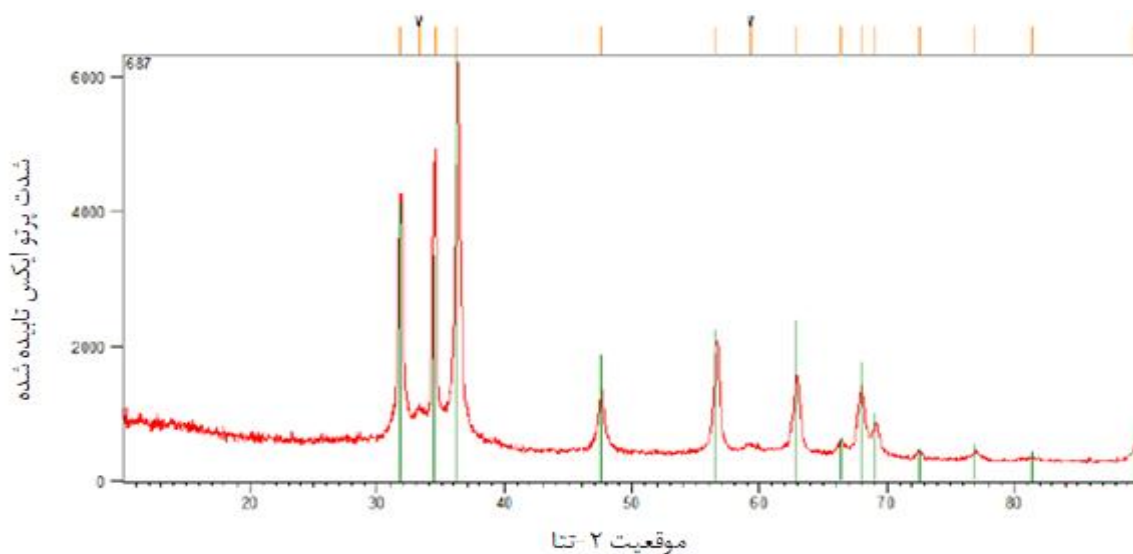
آنالیز XRD به منظور تأیید تشکیل نانو ذرات اکسید روی انجام گرفت. الگوی طیف به دست آمده از ویرایش اشعه ایکس در زاویه θ دارای پیک‌های ۴۶/۵۶، ۳۶/۲۹، ۳۴/۴۵، ۳۳/۲۸، ۳۳/۸ بود که با الگو پراش اشعه ایکس ZnO مطابقت دارد (شکل ۶). در طیف‌سنجی FTIR نانو ذرات اکسید روی، باندهای جذبی در نواحی ناحیه ۱۰۱۴ و ناحیه ۱۰۴۸ مربوط به ترکیبات اتری (C-O-C) است که می‌تواند بر اثر واکنش با عصاره گیاهی ایجاد شده باشد. باندهای جذبی ناحیه ۲۳۶۸ و ناحیه ۳۳۴۴ در طیف‌سنجی نانو ذرات اکسید روی مربوط به واکنش عصاره گیاهی با نیترات روی بوده است. همچنین باند ۱۵۹۵ cm^{-1} برای ترکیبات روی دار گزارش شده است (شکل ۷).



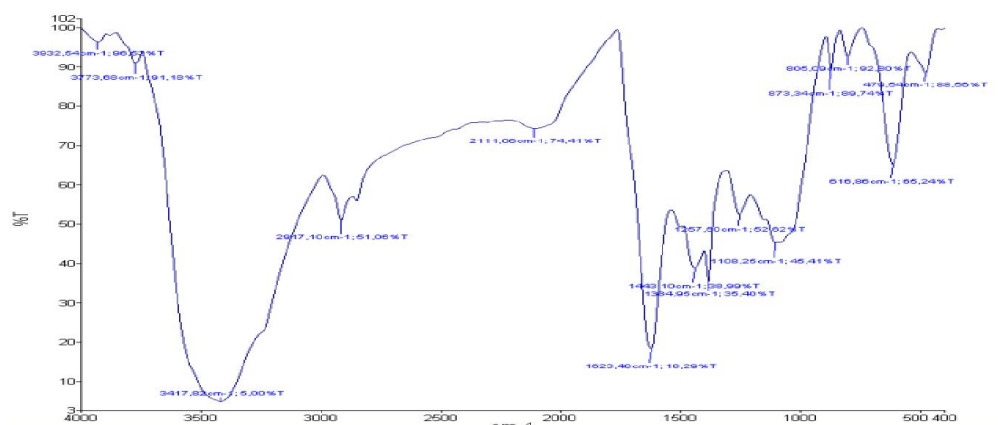
شکل ۴- تصاویر میکروسکوپ الکترونی SEM از نانوذرات روی سنتز شده. همان‌طور که مشاهده می‌شود که نانوذرات کروی و زیر ۱۰۰ نانومتر می‌باشند.



شکل ۵- تصویر میکروسکوپ الکترونی TEM که نشان دهنده ساختار کروی نانوذرات اکسید روی سنتز شده است.



شکل ۶- آنالیز XRD نانوذرات اکسید روی سنتز شده. نتایج XRD نشان دهنده سنتز نانوذرات اکسید روی می‌باشد. الگوی طیف به دست آمده از ویرایش اشعه ایکس در زاویه θ دارای پیک‌های ۴۶/۵۶، ۳۶/۲۹، ۳۴/۴۵، ۳۳/۲۸، ۳۳/۸ بود که با الگو پراش اشعه ایکس ZnO مطابقت دارد.



شکل ۷- آنالیز FTIR نانوذرات اکسید روی سنتز شده. وجود پیک های مختلف نشان دهنده پیوندهای مختلف ترکیبات گیاهی بر روی سطح نانوذرات اکسید روی می باشد. در طیف سنجی FTIR نانوذرات اکسید روی، باندهای جذبی در نواحی ناحیه ۱۰۱۴ و ناحیه ۱۰۴۸ مربوط به ترکیبات اتری (C-O-C) است که می تواند بر اثر واکنش با عصاره گیاهی ایجاد شده باشد. باندهای جذبی ناحیه ۲۳۶۸ و ناحیه ۳۳۴۴ در طیف سنجی نانوذرات اکسید روی مربوط به واکنش عصاره گیاهی با نیترات روی بوده است. همچنین باند ۱۵۹۵ cm⁻¹ برای ترکیبات روی دار گزارش شده است

در این مطالعه از بین ۵۰ نمونه بالینی مشکوک به کلبسیلا پنومونیه، کلنی های لاکتوز مثبت و موکوئیدی جداسازی شد و با استفاده از تست های میکروسکوپی و بیوشیمیایی تعداد ۲۰ سویه کلبسیلا پنومونیه جداسازی گردید (جدول ۱).

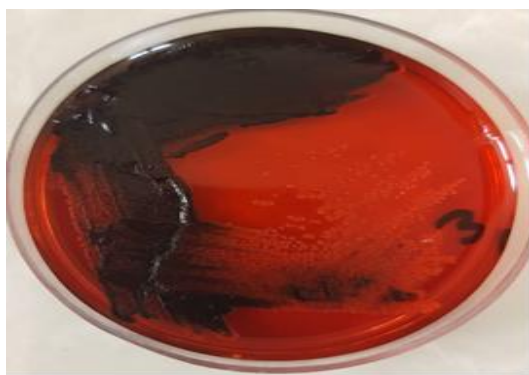
جدول ۱- محل جداسازی سویه های کلبسیلا پنومونیه مقاوم به دارو و الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی.

شماره سویه	نوع نمونه بالینی	الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی
۴	ادرار	آمپی سیلین، جنتامایسین، تتراسایکلین
۷	خون	آمیکاسین، لووفلوکساسین، و تری متوپریم سولفامتاکسازول
۹	ادرار	جنتامایسین، سفپیم، تتراسایکلین
۱۲	ادرار	سفپیم، سیپروفلوکساسین، تتراسایکلین
۱۶	خلط	آمپی سیلین، سیپروفلوکساسین، تری متوپریم سولفامتاکسازول
۲۱	ادرار	آمپی سیلین، آمیکاسین، لووفلوکساسین
۲۶	ادرار	سفپیم، سیپروفلوکساسین، تتراسایکلین
۳۴	خون	آمیکاسین، لووفلوکساسین، و تری متوپریم سولفامتاکسازول
۳۵	ادرار	آمپی سیلین، جنتامایسین، تتراسایکلین
۳۷	ادرار	آمپی سیلین، آمیکاسین، لووفلوکساسین
۳۹	ادرار	سفپیم، سیپروفلوکساسین، تتراسایکلین
۴۲	ادرار	آمیکاسین، لووفلوکساسین، و تری متوپریم سولفامتاکسازول
۴۵	ادرار	جنتامایسین، سفپیم، تتراسایکلین
۴۸	خون	آمیکاسین، لووفلوکساسین، و تری متوپریم سولفامتاکسازول
۴۹	ادرار	آمپی سیلین، آمیکاسین، لووفلوکساسین

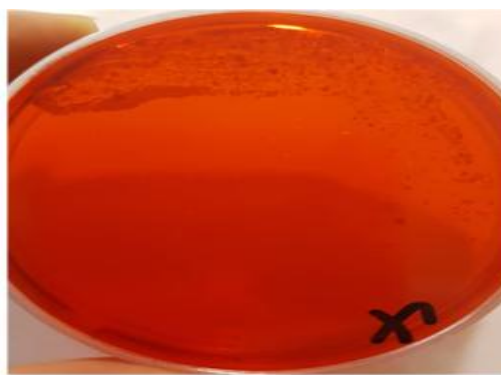
تشکیل دهنده دارای کلنی‌های مشکی رنگ بر روی محیط کشت کنگو رد آگار بودند (شکل ۸).

در این مطالعه به منظور مطالعه اثرات ضد میکروبی نانوذرات اکسید روی از روش رقت‌سازی متوالی در پلیت ۹۶ خانه‌ای استفاده شد. نتایج نشان داد که نانوذرات اکسید روی دارای اثرات ضد میکروبی معناداری دارند و میزان MIC سویه‌ها بین ۶۲/۵-۷/۸ می‌باشد به طوری که کم‌ترین MIC ۳/۹ و بیش‌ترین MIC ۳۱/۲۵ میکروگرم در میلی‌لیتر می‌باشد (جدول ۲).

نتایج مقاومت آنتی‌بیوتیکی نشان داد که تعداد ۱۵ نمونه (۷۵ درصد) دارای الگوی مقاومت آنتی‌بیوتیکی (MDR : multidrug-resistant) بودند. (MDR: سویه‌های دارای مقاومت به یکی از آنتی‌بیوتیک‌ها از سه خانواده مختلف آنتی‌بیوتیکی). در این مطالعه به منظور تشخیص سویه‌های تشکیل دهنده بیوفیلیم از محیط کشت کنگو رد آگار استفاده شد. نتایج نشان داد تمامی سویه‌های MDR (۱۵ سویه) تشکیل دهنده بیوفیلیم بودند، به طوری که سویه‌های



a



b

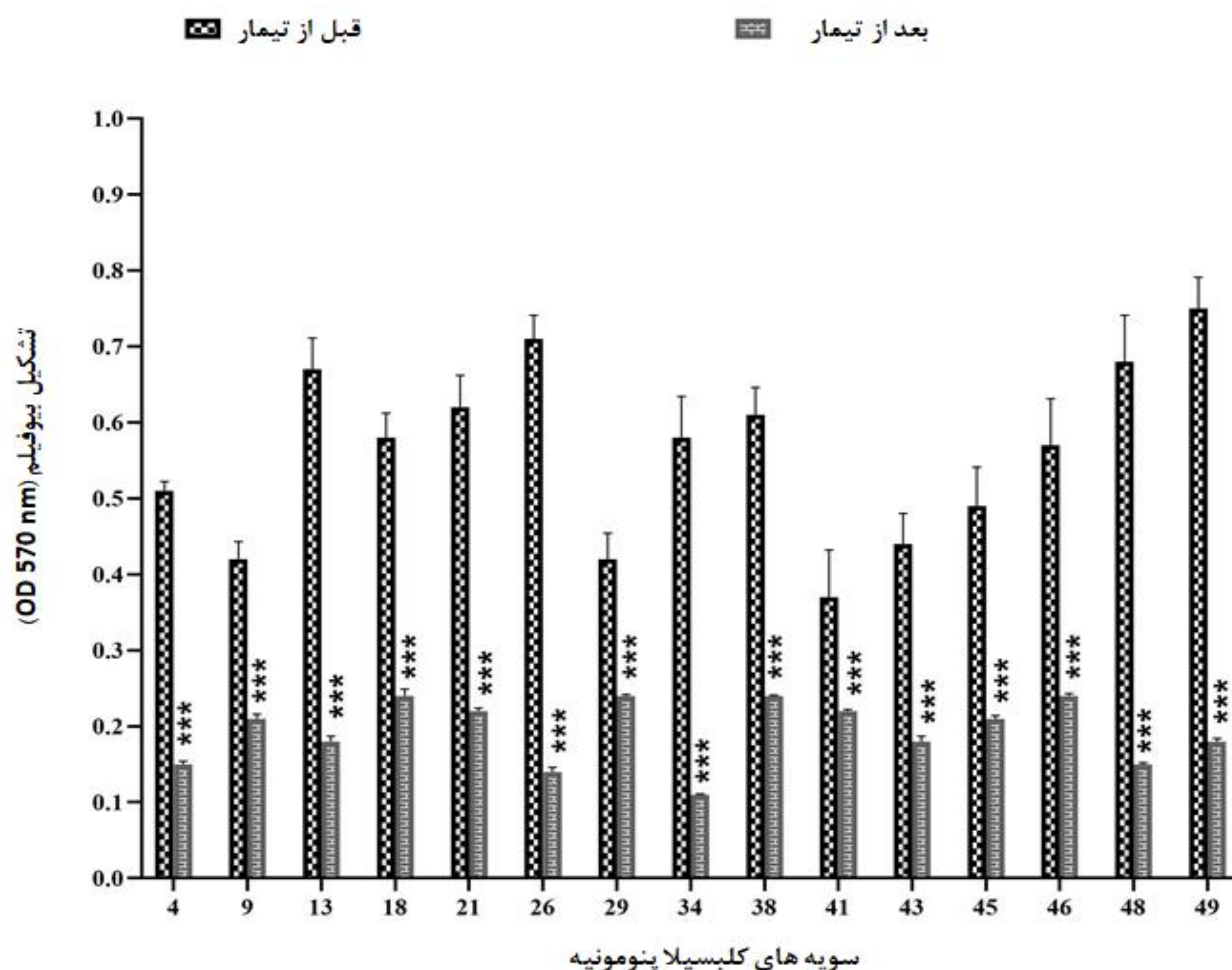
شکل ۸- تست تشکیل بیوفیلیم در محیط کشت کنگو رد آگار. سویه‌های تشکیل دهنده بیوفیلیم در محیط کشت کنگو رد آگار کلنی‌های مشکی رنگ (a) و سویه‌های بیوفیلیم منفی کلنی‌های سفید رنگ تشکیل می‌دهند (b).

جدول ۲- میزان کم‌ترین غلظت مهارکنندگی (MIC) سویه‌های مختلف کلسیلا پنومونیه از میان بیماران مراجعه کننده بیمارستان‌های مختلف شهر تهران در سال ۹۸-۱۳۹۷.

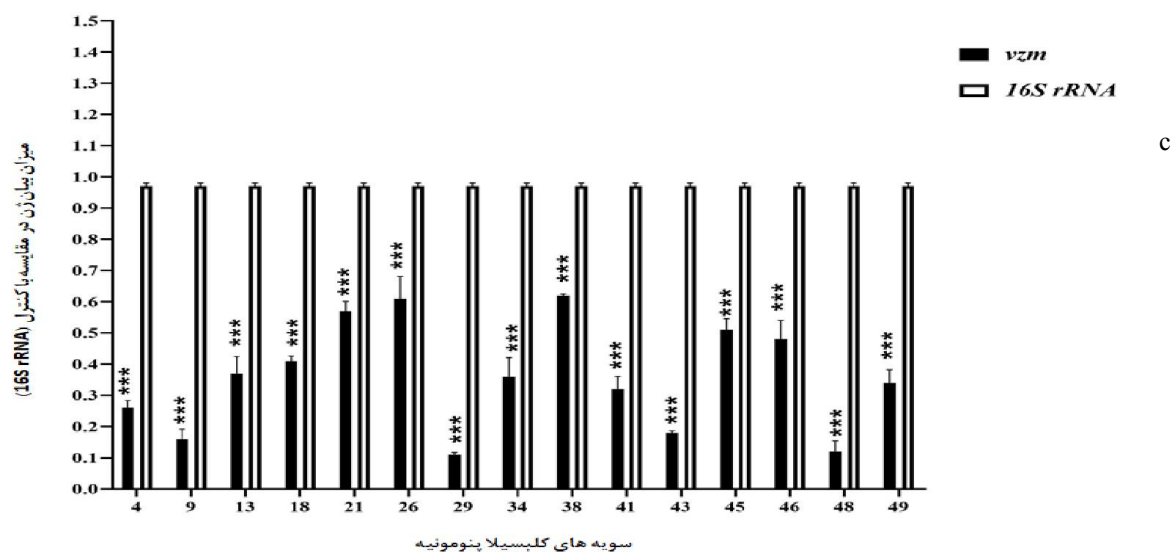
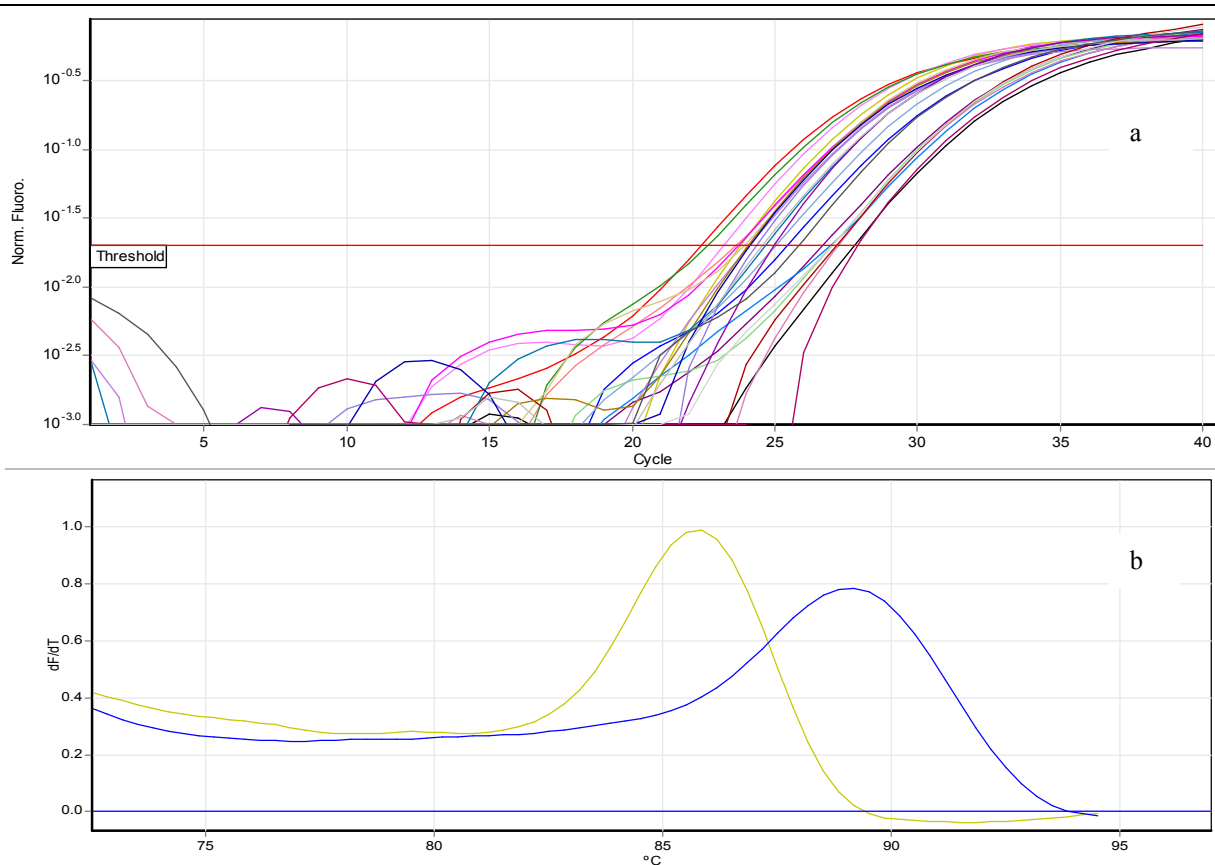
شماره سویه	غلظت MIC (میکروگرم در میلی‌لیتر)	شماره سویه	غلظت MIC (میکروگرم در میلی‌لیتر)
۴	۶۲/۵	۳۵	۱۵/۶۲
۷	۱۵/۶۲	۳۷	۷/۸
۹	۷/۸	۳۹	۷/۸
۱۲	۷/۸	۴۲	۳۱/۲۵
۱۶	۶۲/۵	۴۵	۶۲/۵
۲۱	۱۵/۶۲	۴۸	۷/۸
۲۶	۶۲/۵	۴۹	۶۲/۵
۳۴	۷/۸	ATCC 13883	۱۵/۶۲

سویه‌های تشکیل دهنده بیوفیلیم با غلظت زیر حد مهار کنندگی نانو ذرات اکسید روی میزان بیان ژن *wzm* در تمامی سویه‌ها نسبت به ژن مرجع *16S rRNA* کاهش معناداری داشته است ($P < 0.05$)، به طوری که در برخی از سویه‌ها میزان بیان ۵ برابر کاهش یافته بود (نمودار ۲).

به منظور بررسی اثرات ضدبیوفیلیمی نانوذرات اکسید روی از روش میکروتیتراپلیت استفاده شد. نتایج اثرات ضد بیوفیلیمی نشان داد که نانوذرات اکسید روی می‌توانند تشکیل بیوفیلیم را به طور معناداری کاهش دهند (نمودار ۱). هم‌چنین نتایج Real Time PCR نشان داد که پس از تیمار



نمودار ۱- اثرات ضدبیوفیلیمی نانوذرات اکسید روی توسط روش میکروتیتراپلیت. داده به صورت مقایسه با نمونه قبل از تیمار مقایسه شده‌اند (***) $P < 0.001$ (اختلاف معناداری با گروه قبل از تیمار (کنترل): $n=3$). نتایج با آنالیز واریانس یک طرفه مورد بررسی قرار گرفت. ستون افق مربوط به شماره سویه‌های کلبسیلا پنومونیه و محور عمودی میزان جذب در طول موج ۵۷۰ نانومتر را نشان می‌دهد (میزان تشکیل بیوفیلیم). ستون‌های با هاشور مشکی مربوط به سویه‌های کلبسیلا پنومونیه قبل از تیمار و ستون‌های با هاشور طوسی رنگ مربوط به همان سویه‌ها بعد از تیمار با نانوذرات اکسید روی می‌باشد.



نمودار ۲- نمودار تکتیر (a) و آنالیز منحنی ذوب ژن های *wzm* و *16S rRNA* (b). میزان تغییرات بیان ژن *wzm* در سویه های تشکیل دهنده بیوفیلیم (c). میزان بیان ژن بیوفیلیم *wzm* در سویه ها پس از تیمار با نانوذرات روی به طور معناداری کاهش یافته اند (***) ($P < 0.001$) اختلاف معناداری با گروه کنترل: $n=3$). نتایج با آنالیز واریانس یک طرفه مورد بررسی قرار گرفت. محور افقی شماره سویه های کلبسیلا پنومونیه و محور عمودی میزان بیان ژن می باشد. ستون های سفید رنگ مربوط به ژن کنترل و ستون مشکی مربوط به ژن *wzm* می باشد.

بحث

امروزه با توجه به مصرف بی‌رویه آنتی بیوتیک‌ها بسیاری از پاتوژن‌های میکروبی بخصوص کلبسیلا پنومونیه به دلیل تشکیل بیوفیلم آنتی بیوتیک‌ها مقاوم شده‌اند. اخیراً استفاده از ترکیبات طبیعی و نانوذرات جهت از بین بردن سد مقاومت آنتی‌بیوتیکی و تولید بیوفیلم مورد توجه محققان قرار گرفته‌اند [۱۲]. در این مطالعه نانوذرات اکسید روی با استفاده از روش سنتز سبز توسط عصاره گیاه لویی (به دلیل داشتن محتوای فلاونوئیدی و ترپنوئیدی) تولید گردید و خصوصیات فیزیکی و شیمیایی آن مورد تأیید قرار گرفت. نتایج نشان داد که مورفولوژی نانوذرات اکسیدروی سنتز شده کروی بوده و سایز آنها کم‌تر از ۱۱۰ نانومتر می‌باشد که یک جنبه مثبت در نانوذرات بخصوص نانوذرات فلزی می‌باشد، به طوریکه مطالعات نشان داده است که نانوذرات دارای سایز کوچک‌تر دارای اثرات ضد میکروبی بیشتری هستند [۱۳].

Pillai و همکارانش نانوذرات اکسید روی را با استفاده از روش سنتز سبز با عصاره گیاهان *Beta vulgaris*, *Cinnamomum tamala*, *Cinnamomum verum*, *Brassica oleracea* var. *Italica* سنتز نمودند. نتایج این مطالعه نشان داد که نانوذرات سنتز شده دارای ساختار کروی بوده و دارای اندازه ۲۰ نانومتر می‌باشد [۱۴]. Naseer و همکارانش نانوذرات اکسید روی را با استفاده از روش سنتز سبز، سنتز نمودند. نتایج این مطالعه نشان داد که نانوذرات سنتز شده دارای سایز ۶۸/۱ نانومتر و کروی می‌باشد [۱۵]. نقطه نظر

مشابه تمامی مطالعات با مطالعه ما این نکته می‌باشد که روش سنتز سبز برای سنتز نانوذره روی یک روش راحت و مقرون به صرفه است و اختلاف در سایز نانو ذره مربوط به نوع گونه گیاهی مورد استفاده است، به طوری که مطالعات نشان می‌دهد که گونه‌های مختلف گیاهی باعث سنتز نانوذرات با اندازه‌های مختلف می‌شود. همچنین یکی از اختلافات این مطالعات با مطالعات میزان غلظت مهارکنندگی نانوذرات علیه باکتری‌ها می‌باشد که می‌تواند به دلیل نوع باکتری‌های مورد مطالعه و میزان مقاومت آنتی بیوتیکی آن‌ها باشد [۱۶].

Zare و همکارانش نانوذرات اکسید روی را با استفاده از *Cuminum cyminum* سنتز نمودند و خصوصیات نانوذرات سنتز شده با استفاده از تست UV و میکروسکوپ الکترونی گذاره مورد مطالعه قرار دادند. نتایج این مطالعه نشان داد که نانوذرات سنتز شده در طول موج ۳۷۰ نانومتر بیش‌ترین جذب را داشته و نانوذرات دارای شکل ظاهری کروی و با اندازه میانگین ۷ نانومتر بودند [۱۷]. اندازه نانوذرات سنتز شده در این مطالعه با مطالعه اختلاف داشت که یکی از دلایل اندازه‌های مختلف نانوذرات سنتز شده می‌تواند نوع عصاره استفاده شده باشد. مطالعات نشان می‌دهد ارتباط معناداری بین عصاره گیاهان مختلف و سایز نانوذره سنتز شده وجود دارد به این ترتیب گیاهانی که محتوای فلاونوئیدی بیش‌تری دارند می‌توانند نانوذرات با اندازه‌های کوچک‌تر را تولید کنند [۱۸].

در ادامه یکی دیگر از اهداف این مطالعه تعیین اثرات ضد میکروبی، ضد بیوفیلمی و تأثیر آن بر روی بیان ژن بیوفیلیم *wzm* در سویه‌های کلبسیلا پنومونیه بود. نتایج مطالعه ما نشان داد نانوذرات اکسید روی می‌توانند اثرات ضدباکتریایی معناداری داشته باشند که به طوری که در غلظت‌های پایین نانوذرات اثرات میکروب کش قوی مشاهده شد. مکانیسم‌های متعددی جهت خواص ضد میکروبی نانوذرات اکسید روی وجود دارد. مطالعات نشان می‌دهد که تماس مستقیم نانوذرات اکسید روی با دیواره سلولی که منجر به تخریب دیوار سلولی می‌شود و یا آزادسازی یون‌های Zn^{2+} و رادیکال‌های سمی اکسیژن می‌باشد که دارای اثرات ضد میکروبی هستند. سمیت سلولی ناشی از رادیکال‌های سمی اکسیژن به دلیل واکنش پذیری بالا و خاصیت اکسیداسیون آن می‌باشد [۱۹]. Raghupathi و همکارانش نشان دادند که افزایش خاصیت ضد میکروبی نانو ذرات اکسید روی به دلیل افزایش تولید رادیکال‌های سمی اکسیژن می‌باشد. این رادیکال‌های سمی اکسیژن شامل آنیون سوپراکسید (O_2^-)، هیدروژن پراکسید (H_2O_2) و هیدروکسید (OH^-) می‌باشد. سمیت سلولی این ترکیبات به خاطر تخریب اجزای سلولی مانند لیپید، DNA، پروتئین‌ها و غشای سلولی می‌باشد. هم چنین آزادسازی یون‌های Zn^{2+} باعث مهار انتقال فعال غشای سلول باکتری و هم چنین متابولیسم اسیدآمینه و تخریب عملکرد سیستم آنزیمی می‌شود [۲۰].

نتایج تاثیر نانوذرات روی بر روی بیان ژن بیوفیلیم *wzm* نشان داد که بیان ژن *wzm* در سویه‌ها نسبت به ژن کنترل

کاهش معناداری داشته است که می‌تواند در کاهش تشکیل بیوفیلیم نقش داشته باشد. میزان کاهش بیان ژن در سویه‌های مختلف متفاوت است به طوری که در برخی از سویه‌ها باعث کاهش بیان ۲ برابری و در برخی دیگر کاهش ۵ برابری شده است. همچنین ارتباط معناری بین الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی و تأثیر نانوذره بر بیان ژن مشاهده نشد. مطالعات نشان می‌دهد که نانوذرات می‌توانند بر روی فاکتورهای رونویسی (Transcription factors) اثر بگذارند و فعالیت آن‌ها را کاهش دهند و بنابراین می‌توانند باعث کاهش بیان ژن بیوفیلیم *wzm* شوند. علت این که نانوذرات در برخی سویه‌ها کم‌تر بیان ژن را کاهش داده است نیز می‌تواند به میزان ورود نانوذره به درون سلول نقش داشته باشد.

Akhil و همکاران فعالیت ضد میکروبی و ضد بیوفیلمی نانوذره اکسید روی علیه استافیلوکوکوس اورئوس و سودوموناس آئروژینوزا را ارزیابی کردند. نتیجه پژوهش آن بود که این نانوذره، فعالیت ضد میکروبی و ضد بیوفیلمی چشم‌گیری داشت [۲۱]. Jayaprakash نانوذرات اکسید روی را با استفاده از روش زیستی سنتز کردند و اثرات ضد باکتریایی و ضد بیوفیلمی آن را بررسی نمودند. نانوذرات این مطالعه توسط روش‌های FTIR، UV-Vis و SEM مورد تأیید قرار گرفتند. نتایج این مطالعه نانوذرات سنتز شده دارای ساختار کروی بوده و دارای اثرات ضدبیوفیلمی علیه پاتوژن های میکروبی بودند [۲۲]. Shakerimoghaddam و همکارانش اثرات ضد بیوفیلمی نانوذرات اکسید روی را بر روی سویه‌های یوروپاتوژنیک اشرشیا کلی و بیان ژن *flu*

ضد بیوفیلمی نانوذرات اکسید روی سنتز شده بر روی سایر پاتوژن‌ها بررسی شود تا بتوان اثرات ضد باکتریایی نانوذرات اکسید روی راحت تر اثبات نمود. همچنین پیشنهاد می‌شود اثرات این نانو ذره بر روی بیان سایر ژن‌های ویروالانس نیز بررسی شود.

نتیجه‌گیری

نتایج این مطالعه نشان داد که نانوذرات اکسید روی براحتی توسط عصاره گیاه لوئی (*Typha latifolia*) قابل سنتز است و این نانوذرات سنتز شده دارای اثرات معنادار ضد میکروبی و ضد بیوفیلمی داشتند و می‌توانستند بیان ژن بیوفیلیم *wzm* را در سویه‌های تشکیل دهنده کلبسیلا پنومونیه کاهش دهند. بنابراین می‌توان در آینده با مطالعات بیش‌تر مکانیسم دقیق اثرات ضد بیوفیلمی نانوذرات اکسید روی بر روی سویه‌های کلبسیلا پنومونیه شناسایی شود.

تشکر و قدردانی

این پژوهش برگرفته از پایان نامه دانشجویی کارشناسی اشد و با حمایت مالی معاونت پژوهشی دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران مرکزی بوده و نویسندگان مراتب قدردانی خود را از حمایت مالی معاونت پژوهشی دانشگاه اعلام می‌نمایند. از این جهت از تمامی همکاران آزمایشگاه میکروب شناسی دانشگاه بابت هم‌همانی بخش میکروب شناسی تقدیر و تشکر به عمل می‌آید.

مورد مطالعه قرار دادند. نتایج این مطالعه نشان داد که نانو ذرات اکسید روی در غلظت زیرحد مهارکنندگی می‌توانند ۵۰ درصد تولید بیوفیلیم را کاهش بدهند [۲۳]. Ramachandran I و همکارانش نانوذرات اکسید روی را با روش سنتز سبز با استفاده از عصاره *Ulva lactuca* سنتز نمودند و اثرات ضد بیوفیلمی آن را مورد مطالعه قرار دادند. نتایج اثرات ضد بیوفیلمی توسط روش میکروسکوپ لیزر کونفوکال نشان داد که این نانو ذره دارای اثرات ضد بیوفیلمی معناداری می‌باشد ($p < 0.05$) [۲۴]. نقطه نظر مشابه تمامی این مطالعات با مطالعه ما اثرات معنادار ضد بیوفیلمی بود، به طوری که نانو ذرات با اندازه کوچک براحتی می‌توانند وارد ساختار نفوذ ناپذیر بیوفیلیم شوند و با کاهش تعداد باکتری‌ها باعث کاهش تشکیل بیوفیلیم شوند. اما یکی از اختلافات این مطالعات با مطالعه ما میزان کاهش تشکیل بیوفیلیم می‌باشد که یکی از دلایل آن نوع بیوفیلیم تشکیل شده توسط باکتری‌ها و سایز نانوذره سنتز شده و هم چنین نوع ترکیبات فیتوشیمیایی موجود در سطح نانوذرات می‌باشد که می‌تواند اثرات متفاوتی بر روی تشکیل بیوفیلیم داشته باشند [۲۵].

یکی از محدودیت‌های این مطالعه بررسی اثرات ضد بیوفیلمی نانوذرات اکسید روی بر روی سایر پاتوژن‌های بیمارستانی بود که پیشنهاد می‌شود اثرات ضد باکتریایی و

References

- [1] Jensen TS, Opstrup KV, Christiansen G, Rasmussen PV, Thomsen ME, Justesen DL, et al. Complement mediated *Klebsiella pneumoniae* capsule changes. *Microbes Infect* 2020; 22(1): 19-30.
- [2] Cusumano JA, Caffrey AR, Daffinee KE, Luther MK, Lopes V, LaPlante KL. Weak biofilm formation among carbapenem-resistant *Klebsiella pneumoniae*. *Diagn Microbiol Infect Dis* 2019; 95(1): 11-22.
- [3] Doğan SŞ, Kocabaş A. Green synthesis of ZnO nanoparticles with *Veronica multifida* and their anti-biofilm activity. *Hum Exp Toxicol* 2020; 39(1): 319-327.
- [4] Golmohammadi M, Honarmand M, Ghanbari S. A green approach to synthesis of ZnO nanoparticles using jujube fruit extract and their application in photocatalytic degradation of organic dyes. *Spectrochim Acta A Mol Biomol Spectrosc* 2020; 229(1): 117961-983.
- [5] *Typha latifolia*, U.S. Forest service fire effects information database", U.S. Forest Service. Retrieved 2011-02-20.
- [6] Hossain A, Abdallah Y, Ali MA, Masum MMI, Li B, Sun G, et al. Lemon-fruit-based green synthesis of zinc oxide nanoparticles and titanium dioxide nanoparticles against soft rot bacterial pathogen *Dickeya dadantii*. *Biomolecules* 2019; 9(12): 863-75.
- [7] Geetha K, Chellapandian M, Arulnathan N, Ramanathan A. Nano zinc oxide - An alternate zinc supplement for livestock. *Vet World* 2020; 13(1): 121-26.
- [8] Tan D, Zhang Y, Cheng M, Le S, Gu J, Bao J, et al. Characterization of *Klebsiella pneumoniae* ST11 isolates and their interactions with lytic phages. *Viruses* 2019; 11(11): 1080-89.
- [9] Hsueh P-R, Ko W-C, Wu J-J, Lu J-J, Wang F-D, Wu H-Y, et al. Consensus statement on the adherence to clinical and laboratory standards

- institute (CLSI) antimicrobial susceptibility testing guidelines (CLSI-2010 and CLSI-2010-update) for Enterobacteriaceae in clinical microbiology laboratories in Taiwan. *J Micro Immun Infect* 2010;43(5): 452-5.
- [10] Wang G, Zhao G, Chao X, Xie L, Wang H. The Characteristic of virulence, biofilm and antibiotic resistance of *Klebsiella pneumoniae*. *Int J Environ Res Public Health* 2020; 17(17): 6278-84.
- [11] Mohammad GRKS, Tabrizi MH, Ardalan T, Yadamani S, Safavi E. Green synthesis of zinc oxide nanoparticles and evaluation of anti-angiogenesis, anti-inflammatory and cytotoxicity properties. *J Biosci* 2019; 44(2): 30-9.
- [12] Jayappa MD, Ramaiah CK, Kumar MAP, Suresh D, Prabhu A, Devasya RP, et al. Green synthesis of zinc oxide nanoparticles from the leaf, stem and in vitro grown callus of *Mussaenda frondosa* L.: characterization and their applications. *Appl Nanosci* 2020; 9:1-18.
- [13] Krishna R, Ranjit TK, Adhar CM. Size-dependent bacterial growth inhibition and mechanism of antibacterial activity of zinc oxide nanoparticles. *Langmuir* 2011; 27(1): 4020-8.
- [14] Pillaia AM, Sivasankarapillai VS, Rahdar A. Green synthesis and characterization of zinc oxide nanoparticles with antibacterial and antifungal activity. *J Mol Str* 2020; 1211(1): 128107-122.
- [15] Minha N, Usman A, Bushra K, Bin C. Green route to synthesize Zinc Oxide Nanoparticles using leaf extracts of Cassia fistula and Melia azadarach and their antibacterial potential. *Sci Rep* 2020; 10(1): 9055-63.
- [16] Pomastowski P, Król-Górniak A, Railean-Plugaru V, Buszewski B. Zinc oxide nanocomposites-extracellular synthesis, physicochemical characterization and antibacterial potential. *Materials (Basel)* 2020; 13(19): E4347-55.

- [17] Zarea E, Pourseyedia Sh, Khatami M, Darezereshki E. Simple biosynthesis of zinc oxide nanoparticles using nature's source, and it's in vitro bio-activity. *J Mol Struct* 2017; 1146(15): 96-103.
- [18] Buşilă M, Tăbăcaru A, Muşsat V, Vasile BŞ, Neaşu IA, Pinheiro T, Roma-Rodrigues C, Baptista PV, Fernandes AR, Matos AP, Marques F. Size-Dependent Biological Activities of Fluorescent Organosilane-Modified Zinc Oxide Nanoparticles. *J Biomed Nanotechnol* 2020; 16(2): 137-52.
- [19] Chen P, Wang H, He M, Chen B, Yang B, Hu B. Size-dependent cytotoxicity study of ZnO nanoparticles in HepG2 cells. *Ecotoxicol Environ Saf* 2019; 171: 337-46.
- [20] Raghupathi KR, Koodali RT, Manna AC. Size-dependent bacterial growth inhibition and mechanism of antibacterial activity of zinc oxide nanoparticles. *Langmuir* 2011; 27(7): 4020-8.
- [21] Ifeanyichukwu UL, Fayemi OE, Ateba CN. Green synthesis of zinc oxide nanoparticles from Pomegranate [*Punica granatum*] extracts and characterization of their antibacterial activity. *Molecules* 2020; 25(1): E4521-33.
- [22] Jayaprakash J, Ganesh M, Nandhini K. Green biogenic synthesis of zinc oxide nanoparticles using *Pseudomonas putida* culture and it's In vitro antibacterial and anti-biofilm activity. *Biocatalysis and Agricultural Biotechnology* 2019; 2(5): 101327-36.
- [23] Shakerimoghaddam A, Ghaemi EA, Jamalli A. Zinc oxide nanoparticle reduced biofilm formation and antigen 43 expressions in uropathogenic *Escherichia coli*. *Iran J Basic Med Sci* 2017; 20(1): 451-6.
- [24] Ramachandran I, Baskaralingam V, Subramanian K. Facile green synthesis of zinc oxide nanoparticles using *Ulva lactuca* seaweed extract and evaluation of their photocatalytic, anti-biofilm and insecticidal activity. *J Photochem Photobiol B* 2018; 178(1): 249-58.

- [25] Preedia Babu E, Subastri A, Suyavaran A, Premkumar K, Sujatha V, Aristatile B, et al. Size dependent uptake and hemolytic effect of zinc oxide nanoparticles on erythrocytes and biomedical potential of ZnO-Ferulic acid conjugates. *Sci Rep* 2017; 7(1): 4203.

Anti-biofilm Effects of Zinc Oxide Nanoparticles Synthesized by Leaf Extract of *Typha Latifolia* on Biofilm Gene Expression in Multidrug-Resistant *Klebsiella Pneumoniae* Strains: A Laboratory Study

N. Kalhor¹, A. Mirzaie², S. M. M. Hamdi³

Received:20/10/2020 Sent for Revision: 16/12/2020 Received Revised Manuscript:07/03/21 Accepted: 08/03/21

Background and Objectives: Biofilms are a community of bacteria on surfaces coated with extracellular polymeric materials, and one strategy to remove biofilms is to use nanoparticles. The aim of this study was to synthesize green zinc oxide (ZnO) nanoparticles and determine its anti-biofilm effects on biofilm gene expression in multidrug-resistant *Klebsiella pneumoniae* strains.

Materials and Methods: In this in vitro study, ZnO nanoparticles were synthesized by green method using zinc nitrate solution and *Typha latifolia* extract. Its physical and chemical properties were confirmed by scanning electron microscopy (SEM), transmission electron microscopy (TEM) and FTIR (Fourier-transform infrared spectroscopy) methods. Its antimicrobial and anti-biofilm effects against multidrug-resistant *Klebsiella pneumoniae* isolates were investigated using minimum inhibitory concentration and plate microtiter methods, respectively. Finally, the effects of ZnO nanoparticles on the expression of *wzm* biofilm gene were investigated using Real Time PCR.

Results: The synthesized ZnO nanoparticles had a spherical morphology and had a size of less than 100 nm. The results also showed that the synthesized ZnO nanoparticles had significant antimicrobial and anti-biofilm effects against multidrug-resistant *K. pneumoniae* strains and these nanoparticles significantly reduced the expression of *wzm* biofilm gene ($p<0.05$).

Conclusion: The findings of this study showed that the synthesized ZnO nanoparticles have significant antimicrobial and anti-biofilm effects and in the future, with further studies, these nanoparticles can be used as an anti-biofilm candidate.

Key words: Zinc oxide nanoparticles, *Klebsiella pneumoniae*, Antimicrobial, Anti-biofilm, Biofilm gene expression

Funding: This study was funded by Islamic Azad University, Central Tehran Branch as a research project.

Conflict of interest: None declared

Ethical approval: The Ethics Committee of the Islamic Azad University, Central Tehran Branch has approved the study design (IAU.AC.IR 22310).

How to cite this article: Kalhor N, Mirzaie A, Hamdi S M M. Anti-biofilm Effects of Zinc Oxide Nanoparticles Synthesized by Leaf Extract of *Typha Latifolia* on Biofilm Gene Expression in Multidrug-Resistant *Klebsiella Pneumoniae* Strains: A Laboratory Study. *J Rafsanjan Univ Med Sci* 2021; 20 (1): 3-22. [Farsi]

1- MSc, Dept. of Biology, Central Tehran Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran, ORCID: 0000-0002-06584-6624

2- Assistance Prof., Dept. of Biology, Parand Branch, Islamic Azad University, Parand, Iran, ORCID: 0000-0002-0941-7828 (Corresponding Author) Tel: (021) 56733001, Fax: (021) 56733001, E-Mail: Amir_mirzaie92@yahoo.com

3- Associated Prof., Dept. of Biology, Central Tehran Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran, ORCID: 0000-0002-6528-6849