

استفاده از نانوالیاف حاصل از الکتروریسی زئین به عنوان نانوحامل و انکومایسین: بررسی ویژگیها، آزادسازی و خاصیت ضد میکروبی

جبرائل موفق^۱، نفیسه امیری^۲، سجاد ابراهیمی^۳، بی بی فاطمه کلالی نیا^۴،
بی بی صدیقه فضلی بزار^۵، محمد عزیززاده^۶، سپیده عربزاده^۷، محمد امین میری^{۸*}

۱- استادیار، مرکز تحقیقات دارو رسانی هدفمند، پژوهشکده علوم نوین دارویی، دانشگاه علوم پزشکی مشهد.

۲- دانشجوی دکترای تخصصی نانوتکنولوژی دارویی، دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی مشهد.

۳- دانشجوی دکتری عمومی داروسازی، گروه فارماسیوتیکس، دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی مشهد.

۴- استادیار، مرکز تحقیقات بیوتکنولوژی دارویی، دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی مشهد.

۵- استاد، گروه کنترل دارویی، دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی مشهد.

۶- استادیار، گروه آمار حیاتی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه فردوسی مشهد.

۷- کارشناس، پژوهشکده بوعالی، دانشگاه علوم پزشکی مشهد.

۸- گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه زابل.

(تاریخ دریافت: ۹۶/۰۵/۲۹ تاریخ پذیرش: ۹۷/۰۳/۰۲)

چکیده

حاملهای انتقال که بر پایه پروتئین ساخته شده‌اند، مزایای متعددی را نسبت به حاملهای لیپیدی، کربوهیدراتی و پلیمرهای سنتزی از نظر زیست‌تخربی پذیری، در دسترس بودن، ظرفیت بالای پیوند با جزء فعال را دارا می‌باشند. الکتروریسی تکنیکی ساده برای ایجاد الیاف فوق ریز به شکل شبکه‌ای بافته نشده است. الیاف الکتروریسی شده می‌توانند به عنوان حامل‌های نوین و ابتکاری برای داروسانی هدفمند و انکپسولاژیون ترکیبات حساس عمل کنند. زئین پروتئین ذخیره‌ای اصلی ذرت است. وانکومایسین یک آنتی‌بیوتیک طیف گسترده است که بر علیه باکتری‌های گرم مثبت مؤثر است. هدف از مطالعه حاضر، تهیه و ارزیابی خواص غشا نانوالیاف زئین حاوی آنتی‌بیوتیک وانکومایسین به روش الکتروریسی، مطالعه آزادسازی و خاصیت ضد میکروبی بود. با استفاده از دستگاه الکتروریسی، ماتریکس پلیمری از محلول زئین حاوی آنتی‌بیوتیک وانکومایسین به دست آمده با استفاده از SEM بررسی و شکل‌گیری و میزان فعالیت ضد میکروبی الیاف بارگذاری شده با وانکومایسین بررسی شد. مورفولوژی لایه‌های با وانکومایسین بود. نتایج DSC بیانگر حالت آمورف الیاف یکنواخت تایید شد. نتایج FTIR نشان دهنده عدم برقراری پیوند شیمیایی بین عوامل زئین با وانکومایسین بود. نتایج SEM بیانگر حالت آمورف وانکومایسین در غشاء می‌باشد. حالت آزمون جذب رطوبت نشان دهنده افزایش جذب رطوبت غشا پس از فرآیند بارگذاری بود. نتایج نشان داد که در مدت زمان ۱۶۸ ساعت از انجام آزمایش، حدود ۵۵ درصد از وانکومایسین بارگذاری شده، آزاد شده است و اختلاف آماری معنی‌داری از نظر میانگین میزان رهایش دارو در زمان‌های مختلف وجود داشت ($p < 0.05$). همچنین کاهش تعداد باکتری‌ها در مواجهه با الیاف زئین بارگذاری شده با وانکومایسین در مقایسه با زئین و کنترل مشاهده شد.

کلید واژگان: نانوالیاف، زئین، وانکومایسین، الکتروریسی، داروسانی

*مسئول مکاتبات: ma.miri@uoz.ac.ir

بنابراین در صنایع غذایی به عنوان یک ماده پوشش دهنده در شکلات، برج، خشکبار و آجیل مورد استفاده قرار گرفته است [۱۱]. کاربرد زئین به عنوان یک ماده ساختاری در مصارف بسته بندی به دلیل ویژگی های تولید فیلم آن، مورد بررسی قرار گرفته است [۶ و ۱۰].

از زئین در صنعت داروسازی برای پوشش کپسول ها، ایجاد حفاظت، آزادسازی کنترل شده و پنهان کردن طعم و بوی دارو استفاده شده است [۱۱]. زئین به آسانی به تنها یا با سایر پلیمرها توانایی تولید ژل را داشته و به همین دلیل می تواند برای انتقال کنترل شده بیومولکول های بارگذاری شده استفاده گردد. با توجه به مطالعات انجام شده، ملکول زئین به طور نسبی دارای ساختارهای آجری شکل است که می تواند فضای کافی برای به دام انداختن ترکیبات را فراهم کند [۹]. زئین خاصیت ممانعت کنندگی در برابر آب، برای گویچه های پکتین ایجاد کرده و از تخریب ترکیبات در محیط معده نیز جلوگیری می کند [۱۲]. سامانه های جدید دارورسانی بر پایه زئین، مورد توجه گروه های تحقیقاتی زیادی واقع شده است.

زئین برای آزادسازی کنترل شده انسنس ها، رنگ ها، مواد ضد میکروبی، داروهای ضد سرطان، هدف گذاری ماکرو فاژها، دارورسانی از طریق دهان با حفاظت در مقابل شرایط محیط معده و انتقال ژن به صورت میکرو و نانو ذرات استفاده شده است [۱۳]. شکل مخصوص آجر مانند این پروتئین توانایی حمل ترکیبات آبدوست مانند هپارین،^۵ گلولوروپوراسیل، دوکسوروپیسین و کنترل رهایش و بهبود اثر آن ها را امکان پذیر می سازد [۹]. وانکومایسین یک آنتی بیوتیک گلیکوبیپیدی است که اولین بار در سال ۱۹۵۸ برای درمان باکتری های گرم مثبت به ویژه استافیلیکوکوس اورئوس معرفی شد ولی بعدها مشخص شد که علیه غالباً باکتری های گرم مثبت هوایی و بی هوایی مؤثر است [۱۴]. این آنتی بیوتیک با مهار تشکیل پلیمر پپتیدو گلیکان، ساخت دیواره سلولی در باکتری ها را مهار نموده و متعاقب آن غشای سلول نیز آسیب می بیند و در نهایت سلول باکتری لیز می شود (اثر باکتریسیدی بر روی باکتری ها).

آنتی بیوتیک ها و ترکیبات ضد باکتریایی مختلفی برای استفاده از خصوصیات آنتی باکتریال در نافیرهای بارگذاری شده اند. از جمله آنتی بیوتیک ها می توان به تراسیکلین هیدروکراید،

۱- مقدمه

گیاهان به عنوان منابعی مطمئن و فراوان، تجدید پذیر و ارزان در صنایع مختلف دارویی، پزشکی و غذایی پوسته مورد توجه محققین بوده اند. استفاده از نانو حاملهای پروتئینی گیاهی، رویکرد جدیدی در صنایع غذایی و دارورسانی است [۲ و ۱]. بر خلاف نانو حاملهای پروتئینی حیوانی، پروتئینهای گیاهی به علت ماهیت هیدروفوبی، توانایی رهایش طولانی تری از دارو دارند [۲]. همچنین به واسطه آبگریزی بالا، ممکن است نانوذرات پایدار پروتئین های گیاهی بدون نیاز به تیمار های شیمیایی و فیزیکی و استفاده از مولکول های اتصال دهنده شیمیایی، که اغلب در ساخت نانو حامل های پروتئینی حیوانی استفاده می شود، تولید شوند [۳ و ۱]. پروتئین های گیاهی به فراوانی در دسترس بوده و بسیار ارزان تر از پروتئین های حیوانی هستند. همچنین خطر انتقال بیماری های حیوانی به انسان، مانند جنون گاوی را ندارند [۴]. وجود گروه های عاملی مختلف در این پروتئین ها، امکان تغییر سطح نانوذرات حاصله جهت تنظیم خصوصیات فیزیکی و شیمیایی و اتصال عامل هدفمندسازی را فراهم می آورد [۲ و ۱]. از پروتئین های گیاهی که تاکنون به عنوان حامل دارویی مورد بررسی قرار گرفته است، می توان گلیادین، گلوتن، گلوتنین گندم، گلایسین سویا و زئین ذرت را نام برد [۹ و ۱].

زئین حدود ۴۵-۵۰ درصد محتوای پروتئینی ذرت را تشکیل می دهد [۶]. از آنجاییکه زئین یک پروتئین طبیعی بوده و زیست تخریب پذیری مناسبی دارد، عموماً به عنوان یک ماده غذایی ایمن (GRAS)^۱ جهت استفاده در صنایع غذایی و دارویی شناخته شده است [۷ و ۸]. زئین به واسطه میزان کم جذب آب، مقاومت حرارتی بالا و ویژگی های مناسب دیگر، امروزه به عنوان پوشش زیست تخریب پذیر در غذاها و داروها استفاده می شود. در حال حاضر زئین ذرت به علت دارا بودن ویژگی های استثنایی تشکیل فیلم، مقاومت حرارتی بالا و خواص ممانعت کنندگی بالا در برابر اکسیژن، پتانسیل خوبی برای صنایع غذایی، دارو و پلاستیک های زیست تخریب پذیر دارد [۹ و ۱۰].

زئین به دلیل حضور اسیدهای آمینه غیرقطبی همچون لوسین، پرولين و آلانین، زئین یکی از آب گریزترین پروتئین ها می باشد و

1. Generally recognized as safe

۲- مواد و روشها

۱-۱- مواد اولیه

زئین ذرت (گرید Z3625) از شرکت سیگما-آلدریچ (آلمان) خریداری گردید و به محض دریافت بدون تخلیص بیشتر مورد استفاده قرار گرفت. اسید استیک گلاسیال با خلوص ۹۹/۷ درصد از شرکت مرک (انگلستان)، اتانول ۹۶ درصد از شرکت هامون طب (ایران)، و انکومایسین از شرکت اکسیر (ایران)، رده سلولی L929 از انتستیتو پاستور ایران (ایران) و آب مقطر دو بار تقطیر یافته از سرم سازی ثامن (ایران) تأمین شد.

۲-۱- تهیه محلول الکتروریسی

محلول الکتروریسی از افروندن و انکومایسین (۱۰٪) به محلول زئین (۲۴/۵٪) تهیه شد. برای تهیه ۲۵ میلی لیتر محلول زئین با حجم غلظت ۱۸/۵٪ وزنی/حجمی، مقدار ۶/۱۲۵ گرم از پودر زئین توزین شد و در بالن ژوژه با اسید استیک گلاسیال حل گردید و به حجم رسانده شد. برای حل شدن پودر، مخلوط با استفاده از همزن مغناطیسی هم زده شد تا زئین حل شده و محلول یکنواخت تشکیل شود. محلول حاصل به مدت ۲۴ ساعت در دمای اتاق نگهداری شد تا حباب‌های موجود خارج شده و پیوندهای بین مولکولی در زئین تشکیل شده و محلولی یکدست بدست آید [۲۲].

۲-۲- اندازه‌گیری ویسکوزیته

جهت اندازه‌گیری ویسکوزیته محلول‌های پلیمری از ویسکومتر چرخشی مدل Brookfield RV DVIII Ultra شرکت بروکفیلد، کشور آمریکا) استفاده شد. اندازه‌گیری در دمای اتاق (۲۵°C) با استفاده از اسپیندل مدل SC4-31 در محدوده سرعت برش S^{-1} ۱۵۰-۱ صورت گرفت.

۲-۳- فرایند الکتروریسی

جهت تهیه الیاف زئین حاوی وانکومایسین، از دستگاه الکتروریسی تک محوره مجهز به یک منبع تغذیه با ولتاژ بالا در دامنه ۰ تا ۳۵ کیلو ولت استفاده شد. به عنوان رشتہ ساز از سر زون فولادی ضد زنگ با قطر ۰/۹ میلی متر (G18) استفاده شد. محلول پلیمری را درون سرنگ‌های ۵ میلی لیتری وارد کرده و از طریق یک لوله باریک به سر زون منتقل شد. سرنگ در وضعیت

سپر و فلوکساسین، لووفلوکساسین، موکسی فلوکساسین و از داروهای ضد میکروب دیگر به مشتقات ۸-هیدروکسی کینولون ها، ایتراکونازول، بنزالکونیوم کلرايد، فوسیدیک اسید و نانوپارتیکل های نقره اشاره نمود [۱۵ و ۱۶]. وانکومایسین آنتی‌بیوتیک مهم دیگری است که در متون علمی در اشکال مختلف موضعی، گویچه، میکروسفر، نانوپارتیکل، لیپوزوم و نانوالیاف ذکر شده است.

الکتروریسی تکنیکی ساده برای ایجاد نانوالیاف به شکل شبکه ای بی بافت است. الیاف الکتروریسی شده می‌توانند به عنوان حامل های نوین و ابتکاری برای انکپسولاسیون ترکیبات حساس عمل کنند [۱۷ و ۱۸]. الکتروریسی در سال ۱۹۳۴ توسط فرمهالس به ثبت رسید. هدف وی تولید رشتہ های پلیمری با استفاده از نیروی الکترواستاتیکی بود. الیاف الکتروریسی شده دارای ویژگی‌های برجسته‌ای مانند نسبت بالای سطح به حجم، اندازه منافذ کوچک با تخلخل زیاد می‌باشد. این ویژگیها باعث شده است که از الیاف الکتروریسی شده برای دارو رسانی، فیلتراسیون، مهندسی بافت و پوشش زخم و ... استفاده گردد [۱۳]. استفاده از الیاف الکتروریسی شده با اهداف انکپسولاسیون در مواد غذایی، نسبتاً جدید است. به عنوان مثال لی و همکاران (۲۰۰۹) و فرناندز و همکاران (۲۰۰۹) از الیاف الکتروریسی شده زئین برای افزایش پایداری ای گالوکاتچین و بتا کاروتون استفاده نمودند [۱۹ و ۲۰]. تورس- گینر و همکاران (۲۰۱۰) همچنین با استفاده از الیاف زئین، ترکیب داکوزا هگزانوئیک اسید (DHA)^۲ را انکپسوله نمودند تا بدین صورت واکنشهای تخریبی به تاخیر افتد و پایداری شیمیایی آن افزایش یابد [۲۱].

در این تحقیق با توجه به ویژگی‌های مطلوب سطح به حجم نانوالیاف الکتروریسی شده و نیز خصوصیات مطلوب زئین، غشاء نانوالیاف از زئین تولید گردید و وانکومایسین در آن بارگذاری شد. سپس ویژگی‌های این نانوحاصل، از جمله قطر و مورفوولژی نانو الیاف، تخلخل، آبدوستی، میزان بارگیری و پروفایل آزادسازی وانکومایسین مطالعه شد.

2. Docosahexaenoic acid

به منظور شناسایی گروههای عاملی و تعیین نوع واکنش یا پیوندهای برقرار شده بین زئین و وانکومایسین در نانوالیاف الکتروریسی شده، طیف سنجی مادون قرمز انجام گرفت. برای این کار لایه‌ای از الیاف در خروجی دستگاه قرار گرفت. تمامی آزمایش‌ها توسط اسپکترومتر Thermo Nicolet مدل AVATAR 370 FTIR، در محدوده طول موج 4000 cm^{-1} – 400 cm^{-1} با رزولوشن 4 cm^{-1} انجام شد. آزمون برای سه نمونه شامل پودر زئین، پودر وانکومایسین و نمونه‌های بارگذاری شده در سطح٪/۲ انجام گرفت.

۸-۲- آنالیز حرارتی روبشی افتراقی (DSC)

این آزمایش برای بررسی حالت کریستالی یا آمورف بودن وانکومایسین در غشاء الیاف زئین استفاده شد. آنالیز بر روی زئین، و زئین وانکومایسین صورت گرفت. نمونه درون ظرف آلومینیومی قرار داده شد و درب ظرف روی آن پانچ گردید. سپس به منظور جلوگیری از ترکیدن ظرف تحت دمای بالا، درب آن با سوزن سوراخ شد. نمونه درون دستگاه متصل به گاز نیتروژن با سرعت 40 mL/min قرار داده شد. نمونه‌ها در دامنه دمایی $10\text{ }^{\circ}\text{C}$ – $450\text{ }^{\circ}\text{C}$ و با سرعت افزایش دمای min^{-1} / $25\text{--}40$ در آنالیز قرار گرفت [۲۴].

۹- بررسی ظرفیت جذب آب

میزان تمایل به آب توسط الیاف را با قرار دادن آن در انکوباتور مرطوب در محیط PBS، دمای $37\text{ }^{\circ}\text{C}$ درجه سانتی گراد و $pH\ 7/4$ بررسی شد. در فواصل زمانی مختلف تا 24 ساعت با اندازه گیری وزن نمونه خشک (W_0) و بعد از جذب آب (W) و با کمک معادله زیر ظرفیت جذب آب بدست آمد.

$$\text{فرمول ۱-۲} \quad WC(\%) = \frac{(W-W_0)}{W} \times 100$$

۱۰-۲- کارآیی بارگذاری نانوالیاف

برای انجام آزمایش، ابتدا ۳ قطعه از غشاء نانوالیاف به وزن 0.00231 ، 0.00303 و 0.00350 گرم پانچ و هر کدام از قطعه‌ها به صورت جداگانه داخل یک میلی‌لیتر از حل DMSO حل شد و بعد با استفاده از اسپکتروفتوometر جذب آنها در محدوده طول موج 281 nm قرائت شد. در هر کدام از نمونه‌ها چنانچه عدد جذب بالاتر از ۱ بود با نسبت 10 به 1 رقیق شدند [۲۴].

افقی بر روی یک پمپ دارای کنترل دیجیتالی قرار داده شد، به طوری که سر سوزن به شکل عمودی و رو به روی درام جمع‌کننده واقع گردید. سرسوزن به الکترود دارای قطبیت مثبت و منبع انرژی ولتاژ بالا متصل شد. پس از تشکیل محروم تیلور، یک جت از محلول پلیمری با بار مثبت، شکل گرفت که پس از طی نمودن فاصله سر سوزن تا جمع‌کننده، بر روی ایاف بافتی قبلا با فویل آلومینیومی پوشانده شده بود، به صورت الیاف بافتی نشده نشست. الکتروریسی در دمای اتاق و به مدت 75 دقیقه انجام شد.

۵-۲- تاثیر پارامترهای فیزیکی بر مورفولوژی و قطر الیاف

فاکتورها و پارامترهای گوناگونی مثل تغییر غلظت محلول زئین، ولتاژ الکتروریسی، فاصله بین نوک سوزن و جمع‌کننده و سرعت جريان محلول بر قطر الیاف و مورفولوژی آنها موثر می‌باشد. غلظت محلول زئین $24/5$ درصد، ولتاژ فرآيند الکتروریسی kV 20 ، فاصله بین نوک سوزن و جمع‌کننده 15 سانتی متر و سرعت جريان mL/h 4 مطالعه شدند [۲۳]. تأثیر پارامترها بر الکتروریسی محلول زئین تجزیه و تحلیل شدند. نمونه با الیاف یکنواخت، مسطح و قادر گوییچه با کمترین قطر به عنوان نمونه مطلوب شناخته می‌شود.

۶-۲- میکروسکوپ الکترونی پویشی

مورفولوژی الیاف الکتروریسی شده پس از بمباران اتمی با مخلوط طلا و پالادیوم در خلا، با استفاده از میکروسکوپ الکترونی (SEM؛ مدل SEM S-4100 Hitachi) در چهار درشت نمایی 1000 ، 5000 ، 10000 و 20000 و 15000 برابر بررسی شد. تمام بررسی‌های SEM در ولتاژ $8/0$ کیلو ولت انجام شدند. قطر الیاف الکتروریسی با استفاده از نرم‌افزار uImage J1.43 از روی میکروگراف‌های SEM با اندازه گیری 50 فیبر از هر تصویر تعیین شد. میانگین این داده‌ها به عنوان میانگین قطر الیاف آن تصویر در نظر گرفته شد.

۷- طیف سنجی تبدیل فوریه مادون قرمز (FTIR)

پلیت استریل قرار داده و مشخصات آن ها پشت پلیت نوشته شد. پلیت ها جهت استریل شدن الیاف، زیر هود به مدت نیم ساعت (۳۰ دقیقه) در معرض نور UV قرار داده شد. پس از نیم ساعت طرف دیگر الیاف هم مجدد زیر نور UV قرار داده شد تا استریل شود.

جهت انجام آزمایش، محیط جامد TSA (Tryptic Soy Agar)، محیط مایع TSB (Tryptic Soy Broth)، تعداد مورد نیاز لوله حاوی محلول نرمال سالین با حجم ۹ ml ساخته و به همراه ۳۴ عدد ارلن پنبه گذاری شده با حجم ۲۰۰ میلی لیتر داخل اتوکلاو استریل شد. همچنین سوسپانسیون (شیرابه) میکروبی باکتری استافیلوکوکوس اورئوس از اضافه کردن کلنجی های باکتری استاندارد به محلول نرمال سالین بدست آمد. غلظت آن طوری تنظیم شد که حاوی تعداد 10^8 CFU/ml باکتری (محلول نیم مک فارلند) باشد.

طراحی آزمایش بدین صورت بود که فعالیت آنتی بیوتیکی الیاف در حجم های ۲۵ و ۵۰ میلی لیتر از محیط کشت TSB و در زمان های صفر، ۱، ۲، ۴ ساعت و به صورت دو تکرار بررسی شود. بنابراین برای حجم ۲۵ میلی لیتری (گروه یک)، تعداد ۸ ارلن برای زئین، ۸ ارلن برای زئین/وانکومایسین و یک ارلن به عنوان گروه کنترل در نظر گرفته شد و به صورت مشابه برای حجم ۵۰ میلی لیتری (گروه دو) هم تعداد ۸ ارلن برای زئین، ۸ ارلن برای زئین/وانکومایسین و یک ارلن به عنوان گروه کنترل تعیین شد. بنابراین برای گروه یک، ۱ میلی لیتر از سوسپانسیون میکروبی تهیه شده ریخته شد. سپس، به هر ارلن ۲۵ میلی لیتر محیط کشت مایع TSB اضافه و بعد بر اساس ترتیب شماره گذاری و نام گذاری، قطعه ای از الیاف داخل ارلن مربوطه با استفاده از یک پنس استریل اضافه شد. در ارلن کنترل، فقط محیط کشت و سوسپانسیون میکروبی ریخته شد و هیچ الیافی اضافه نشد. مشابه با همین روش، برای گروه دو نیز انجام شد. اطلاعات مربوط به هر الیاف و زمان مورد نظر هم بر روی ارلن ها نوشته شد. سپس همه ارلن ها در دستگاه شیکر انکوباتور در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد و ۲۰۰ دور در دقیقه انکوبه گذاری شد تا الیاف به طور یکنواخت در مجاورت باکتری های موجود در محیط کشت قرار گیرند. در ادامه به ترتیب ارلن های مربوط به هر زمان را در ساعت های مشخص از شیکر انکوباتور خارج کرده، ۱

۱۱-۲- مطالعه آزاد سازی و انکومایسین

از الیاف بارگذاری شده با وانکومایسین، ۳۳ قطعه به شکل مریع در ابعاد ۲ در ۲ سانتی متر برش داده شد. این مریع ها چسبیده به فویل هستند که الیاف بر روی آن ها ریسیده شده بود، لذا وزن قطعات مریع به همراه فویل اندازه گیری شد، سپس با استفاده از پنس استریل و با دقت بالا فویل را از الیاف جدا کرده و وزن فویل خالی هم توزین شد. با کم کردن وزن فویل خالی هر قطعه از وزن فویل باضافه قطعه، وزن الیاف مشخص شد. سپس هر کدام از مریع ها به طور مجزا داخل ارلن های حاوی ۲۰۰ میلی لیتر باfer PBS با pH 7.4 ریخته و در شیکر انکوباتور در دمای محیط ۲۵ درجه سانتی گراد) گرمخانه گذاری شد. در زمان های ۰/۲۵، ۱، ۰/۵، ۲، ۶، ۴، ۲۴، ۴۸، ۷۲ و ۱۶۸ ساعت، یک سی سی از محلول بافر فسفات را برداشته، جذب وانکومایسین آزاد شده با استفاده از اسپکتروفوتومتر UV visible در طول موج ۲۸۱ نانومتر اندازه گیری گردید و مقدار دارو با استفاده از منحنی استاندارد وانکومایسین اندازه گیری و نمودار آزادسازی دارو (نمودار رهایش) در برابر زمان رسم شد. این کار برای هر نمونه سه بار تکرار گردید.

۱۲-۲- بررسی فعالیت آنتی بیوتیکی الیاف با **MIC^۳** روش

به منظور بدست آوردن حداقل غلظت مهاری MIC الیاف زئین خالی و الیاف زئین حاوی وانکومایسین بر روی سویه استاندارد استافیلوکوکوس اورئوس ATCC1112 (استافیلوکوک طایی) از روش MIC در محیط مایع استفاده شد. از الیاف زئین خالی و الیاف بارگذاری شده با وانکومایسین، هر کدام ۱۶ قطعه به شکل مریع در ابعاد ۲ در ۲ سانتی متر برش داده شد. این مریع ها چسبیده به فویل هستند که نانوالیاف بر روی آن ها ریسیده شده بود، لذا وزن قطعات مریع به همراه فویل اندازه گیری شد، سپس با استفاده از پنس استریل و با دقت بالا فویل را از غشاء الیاف جدا کرده و وزن فویل خالی هم توزین شد. با کم کردن وزن فویل خالی هر قطعه از وزن فویل باضافه قطعه، وزن الیاف مشخص شد. هر کدام از ۳۲ قطعه را داخل یک

3. Minimum inhibition concentration

استفاده از نانوالیاف حاصل از الکتروریسی زئین به عنوان نانوحامل...

نواری شکل دیده نمی‌شود. نتایج نشان دهنده آن است که با شرایط الکتروریسی شده، الیاف تولید شده وضعیت مطلوبی دارا می‌باشند. با محاسبه میانگین قطر الیاف تشکیل شده با استفاده از نرم‌افزار uImage J 1.43 uImage J از روی میکروگراف‌های SEM محاسبه شد و داده‌ها از نظر آماری آنالیز گردید. داده‌های بدست آمده مشخص شد که در ولتاژ اعمال شده در این تحقیق، الیافی یکنواخت فاقد گویچه شکل گرفته است که از نظر قطر الیاف، یکنواختی و شبکه‌ای شدن قابل قبول است.

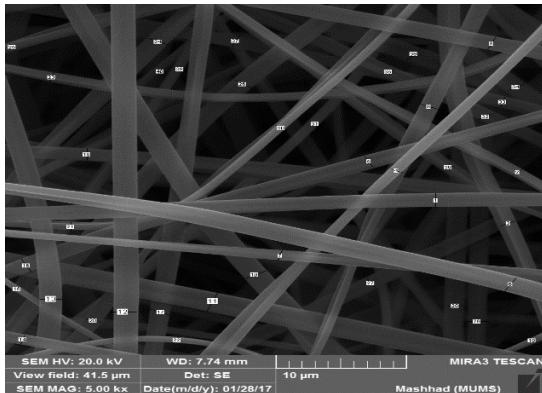
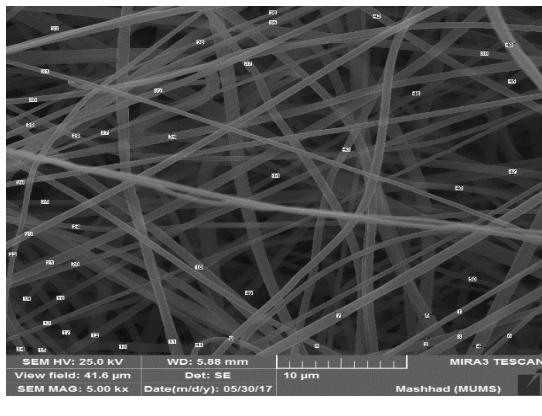


Fig 1 SEM images of zein fibers electrospun at a constant zein concentration of 24.5 w/v %, applied voltage of 20 kV, flow rate of 8 ml/h, and distance between needle tip and collector of 15 cm: (a) free vancomycin, (b) loaded with vancomycin.

جهت مقایسه میانگین قطر الیاف در دو گروه زئین تنها و زئین/وانکومایسین، از آزمون آماری Independent Samples t-test استفاده گردید. نتایج نشان داد که اختلاف آماری

میلی لیتر از محلول داخل ارلن برداشته و در یک لوله آزمایش که حاوی ۹ ml نرمال سالین استریل بود تلقیح و سپس سری رقت 10^{-2} ، 10^{-3} و 10^{-4} تهیه شد. از هریک از رقت‌ها، مقدار ۱ میلی لیتر را برداشته و کف پلیت‌های استریل ریخته شد (سه تکرار). بعد محیط کشت جامد TSA (با دمای حدود ۳۵ درجه، به طوری که پشت دست را نسوزاند) به آرامی بر روی آن ریخته شد و به صورت ضربه‌دری پخش شد (روش پورپلیت). سپس پلیت‌ها در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۴ ساعت گرمخانه‌گذاری شد. بعد از ۲۴ ساعت تعداد کلی‌های رشد کرده بر روی پلیت‌ها با کمک دستگاه کلی کانتر شمارش شده و تعداد بین ۳۰ تا ۳۰۰ کلی ای شدن حد قابل قبول در نظر گرفته شد.

۱۳-۲- طرح آماری

بررسی میزان رهایش طی زمان (۱۶۰ ساعت) در قالب طرح کاملاً تصادفی استفاده شد. آنالیز واریانس با استفاده از نرم‌افزار Minitab v.16 صورت گرفت. برای رسم نمودارها از نرم افزار EXCEL استفاده شد. برای مقایسه میانگین قطر الیاف در دو گروه زئین و زئین/وانکومایسین، از آزمون آماری Independent Samples t-test استفاده گردید. تاثیر انکپسولاسیون وانکومایسین بر ظرفیت جذب آب غشاها طی زمان و بررسی فعالیت ضد میکروبی الیاف با استفاده از آزمون فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی و آنالیز Minitab v.16 واریانس یک طرفه توسط نرم افزار آماری Minitab v.16 بررسی شد. در این مطالعه، آزمون توکی برای مقایسه میانگین و $P < 0.05$ سطح معنی‌دار در نظر گرفته شد و نتایج به صورت جداول مدون و نمودارهای مریبوطه ارائه گردید.

۳- نتایج و بحث

۳-۱- قطر و مورفولوژی الیاف الکتروریسی شده
شکل ۱ تصویر میکروسکوپ الکترونی روبشی (SEM) از نمونه‌های الکتروریسی شده الیاف زئین پیش از بارگذاری (الف) و پس از بارگذاری وانکومایسین (ب) را نشان می‌دهد. همانطور که مشاهده می‌شود، ساختار الیاف تولید شده از محلول زئین و محلول زئین/وانکومایسین، ساختار شبکه‌ای از الیاف میله‌ای شکل بافته نشده و فاقد گویچه را نشان می‌دهد. هیچ گونه الیاف

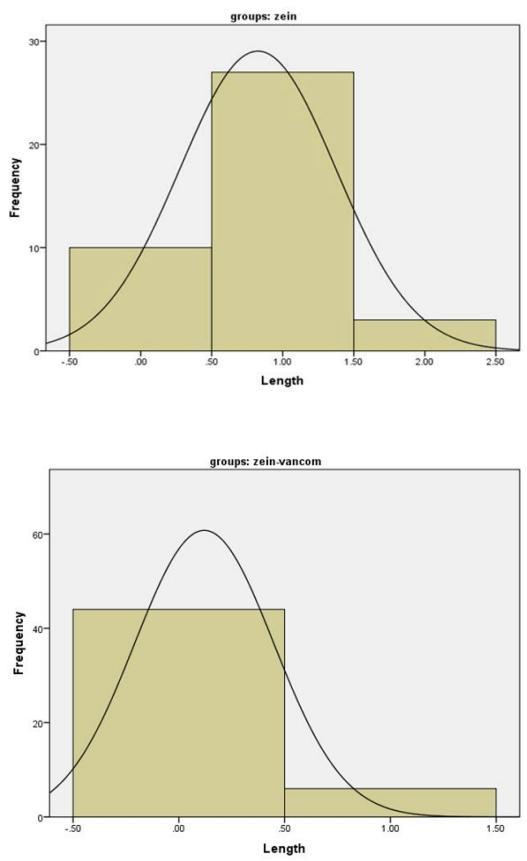


Fig 2 Diameter distributions of electrospun (a) zein fibers, (b) zein/vancomycin fibers.

Table 1 t-test analysis of electrospun zein and zein/vancomycin fibers according to average fiber diameter

	Zein	Zein/Vancomycin	P-value
Average fiber diameter (nm) Mean±SD	914±428	454±167	0.001

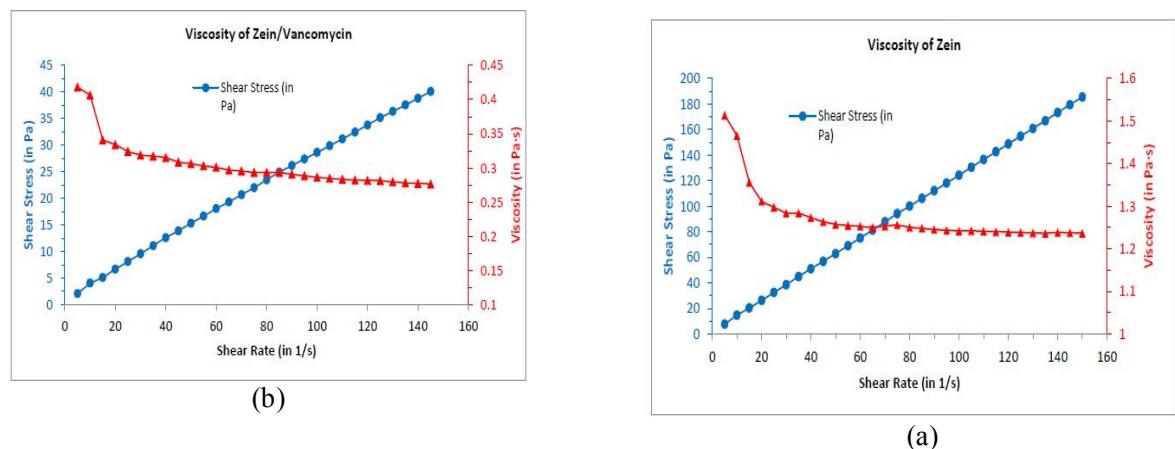


Fig 3 Rheogram and viscosity of (a) zein and (b) zein/vancomycin solution.

معنی داری از نظر میانگین قطر الیاف در دو گروه وجود دارد ($P<0.05$) (جدول ۱). همچنین نتایج نشان می دهد که افزودن وانکومایسین به محلول زئین باعث کاهش قطر نانو الیاف شده است ($P<0.05$) (شکل ۲). رابطه قوی بین ویسکوزیته محلول و قابلیت رسیده شدن و مورفولوژی نانو الیاف نیز وجود دارد. یعنی هرچه ویسکوزیته محلول پلیمری بالاتر باشد، موجب تولید نانو الیاف ضخیم تر می شود و ویسکوزیته کمتر می تواند موجب باریکتر شدن قطر نانو الیاف شود. اندازه گیری ویسکوزیته در دو حالت صورت گرفت. در حالت اول ویسکوزیته محلول زئین تنها و در حالت دوم ویسکوزیته محلول زئین حاوی /انکومایسین اندازه گیری شد. نمودارهای شکل ۳ ویسکوزیته محلول الکترورسی قبل و بعد از اضافه کردن داروی وانکومایسین را نشان می دهد. نتایج نشان داد که میزان ویسکوزیته در زئین خالی حدود $1/237 \text{ Pa}$ تا $1/514 \text{ Pa}$ می باشد در حالیکه این مقدار در مخلوط زئین / وانکومایسین به حدود $0/277 \text{ Pa}$ تا $0/418 \text{ Pa}$ کاهش می یابد.

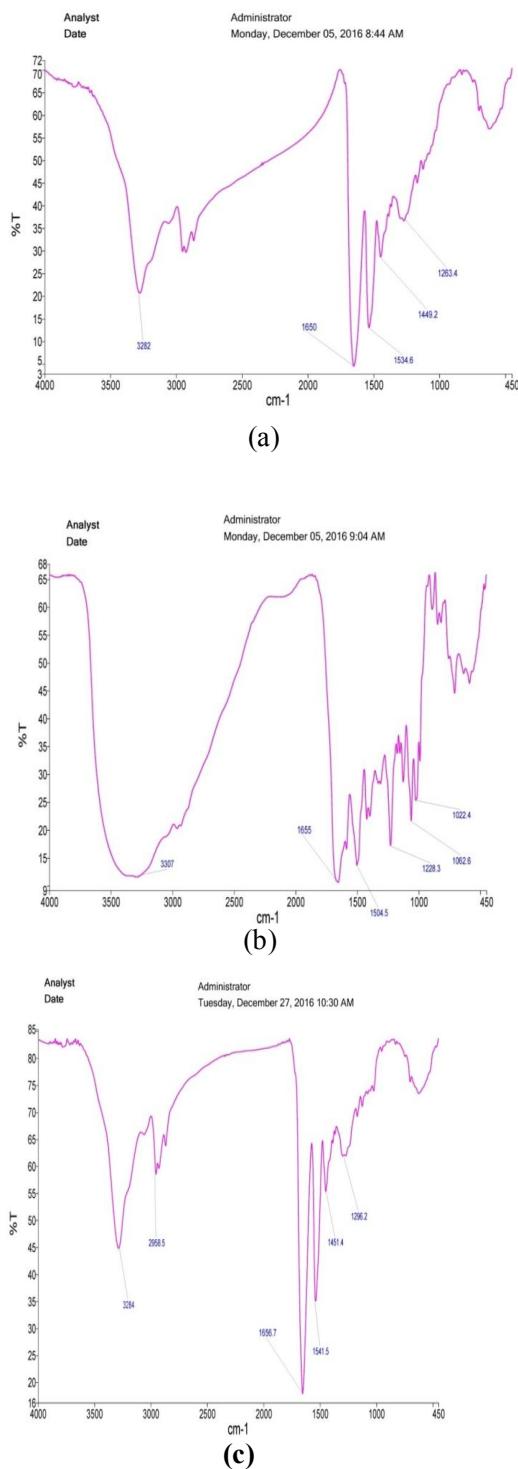


Fig 4 FTIR spectra of (a) zein, (b) vancomycin, (c) zein/vancomycin.

۲-۳- بررسی واکنش بین زئین و وانکومایسین

طیف سنجی مادون قرمز به منظور شناسایی گروههای عاملی و تعیین نوع واکنش یا پیوندهای برقرار شده بین زئین و وانکومایسین در الیاف الکتروریسی شده انجام گرفت. شکل ۴ طیفهای ارائه شده از الیاف زئین، وانکومایسین و زئین/وانکومایسین را نشان می‌دهد. همانطور که در شکل ۴ نشان داده شده است، پیک‌های شاخص زئین بترتیب از فرکانس زیاد به سمت کم، به صورت پیک پهن در 3282 cm^{-1} (نوارهای کششی مربوط به پیوند N-H)، نوارهای جذبی کششی C-H آلفاچیک در 1650 cm^{-1} و 1534.6 cm^{-1} و 1449.2 cm^{-1} کربونیل آمیدی (پیک آمید I) در 1263.4 cm^{-1} نوار جذبی کششی کربونیل آمیدی (پیک آمید II) در 1062.6 cm^{-1} ظاهر شده است. پیک آمید I مربوط به نوارهای ارتعاشی کششی گروههای کربونیل (C=O) است و پیک آمید II، مربوط به ارتعاشات خمیشی جفت شده با ارتعاشات کششی C-N زنگرۀ پیتیدی می‌باشد که گاهی اوقات نیز خود را بصورت یک شانه در کنار آن نشان میدهد (۲۴). پیک‌های مربوط به طیف سنجی وانکومایسین در شکل ۴ نشان داده شده است. ارتعاشات کششی NH_2 آمیدی و آمین به صورت پیک دو شاخه در 3400 cm^{-1} و 3370 cm^{-1} که با پهنهای طیف پوشانده شده است، ارتعاشات کششی OH اسیدی در ناحیه $1000\text{--}3500\text{ cm}^{-1}$ ارتعاشات کششی NH آمیدی و آمین و OH الكل و فنول با پهنهای پیک از ناحیه $3500\text{--}2500\text{ cm}^{-1}$ پوشیده شده، ارتعاشات کششی CH های آروماتیک در ناحیه $1500\text{--}3000\text{ cm}^{-1}$ ، ارتعاشات کششی متقارن و نامتقارن C-H های آلفاچیک CH_3 و CH_2 در $2800\text{--}2900\text{ cm}^{-1}$ و ارتعاشات کششی گروههای کربونیل آمید در 1655 cm^{-1} و 1504 cm^{-1} ارتعاشات کششی C=C حلقه آروماتیک در 1427 cm^{-1} و 1655 cm^{-1} ، ارتعاشات کششی گروههای کربونیل آمید در 1599 cm^{-1} و 1504 cm^{-1} و ارتعاشات کششی C=C حلقه آرماتیک در 1427 cm^{-1} و 1655 cm^{-1} ، ارتعاشات خمیشی خارج صفحه CH_2 در 1375 cm^{-1} ، ارتعاشات خمیشی خارج صفحه CH_3 در 1465 cm^{-1} ، ارتعاشات کششی C-O اتری در 1228 cm^{-1} و ارتعاشات کششی C-O الكل نوع اول در 1022 cm^{-1} ظاهر شده‌اند. همانگونه که در شکل ۴ ملاحظه می‌گردد پهنهای پیک از ناحیه $3500\text{--}2500\text{ cm}^{-1}$ در طیف FTIR مربوط به ساختار زئین بدليل پیوند هیدروژنی بین مولکولی می‌باشد.

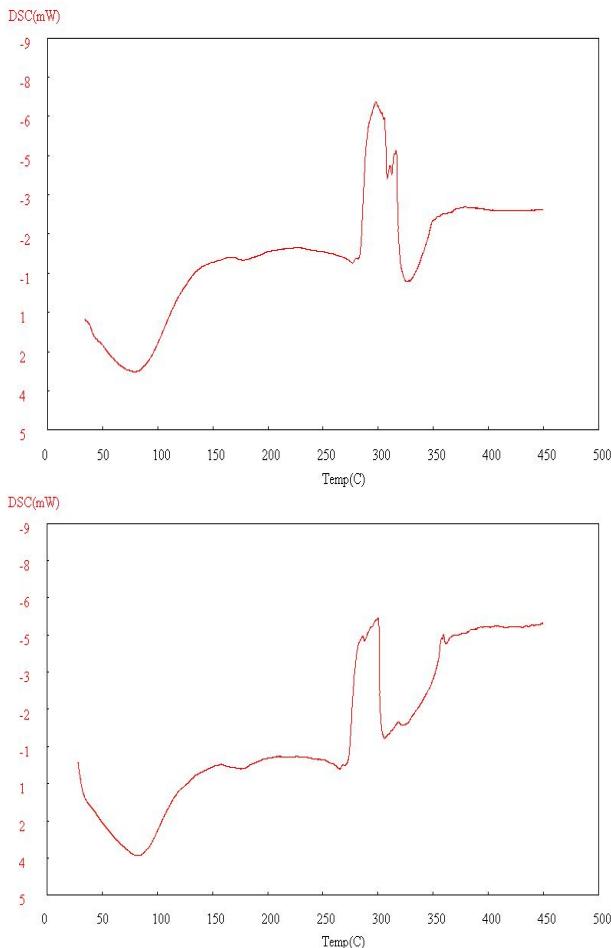


Fig 5 DSC thermograms of (a) zein, (b) zein/vancomycin electrospun fibers.

۳-۴۔ ظرفیت جذب آب

نتایج به دست آمده از آزمون جذب آب (جدول ۲) نشان دهنده افزایش جذب رطوبت نمونه زئین پس از فرآیند بارگذاری است. این مقدار افزایش را می‌توان به وجود گروه‌های آبدوست نسبت داد، زیرا بخش عمده‌ای از آمینو اسیدهای تشکیل دهنده وانکومایسین حاوی گروه‌های آبدوست هستند.

این پهنه شدگی در طیف FTIR مربوط به زئین / وانکومایسین خیلی کمتر شده که نشان می دهد با قرار گرفتن وانکومایسین در بین ساختار پلیمری زئین، این پیوند هیدروژنی بین مولکولی در ساختار زئین کمتر شده است (با قرار گرفتن مولکولهای وانکومایسین در بین ساختار پلیمری زئین، باعث از هم گسیختن و دور شدن مولکولهای پلیمری زئین و در نتیجه کمتر شدن پیوند هیدروژنی بین مولکولی آن می شوند). نتایج نشان می دهد که تغییری در پیکهای شاخص بستر پلیمری زئین شامل حذف پیک و یا ظاهر شدن پیک جدید مشاهده نمی شود. در واقع این پدیده نشان دهنده این واقعیت است که هیچ نوع واکنشی بین وانکومایسین و بستر پلیمری زئین که منجر به تولید ترکیبات جدید شود، رخ نداده است.

٣- بررسی حالت فیزیکی و انکومایسین در غشاء الیاف

به منظور بررسی حالت فیزیکی و انکومایسین در غشاء الیاف زئین DSC استفاده شد. ترموگرام‌های زئین و زئین و انکومایسین در شکل ۵ نشان داده شده است. الیاف زئین دو پیک گرماگیر بزرگ در ۷۵ و ۲۹۸ دارد که پیک اول مربوط به تبخیر آب از ساختار زئین و پیک دوم مربوط به تخریب گرمایی زنجیرهای پروتئینی زئین است. همانطور که مشاهده می‌شود با اضافه شدن و انکومایسین به زئین، دمای ذوب، جوش و تصعید آن‌ها معمولاً به دماهای متفاوتی جایه جا شده شده است. دمای انتقال شیشه‌ای (T_g) نیز در سه ماده متفاوت است به این صورت که در و انکومایسین $253/3^{\circ}\text{C}$ در زئین $151/8^{\circ}\text{C}$ و در نمونه زئین/وانکومایسین $161/3^{\circ}\text{C}$ می‌باشد. با توجه به عدم حضور پیک کریستالینیتی، در فاصله بین دمای انتقال شیشه‌ای (T_g) و دمای ذوب (Tm) ، آمده ف به دن تکب مشهود است.

4. Glass transition

Table 2 Water absorption of zein fibers and zein/vancomycin fibers.

Time (h)	Zein fibers	Zein/Vancomycin fibers
	Water absorption (%)	Water absorption (%)
0.5	0.78	5.2
1	1.09	0.29
2	0.6	1.52
3	0.35	1.25
6	0.36	5.7
12	1.68	0.72
24	1.04	0.4

فرمول ۲-۳

$$\frac{\text{وزن اولیه}}{\text{وزن ثانویه}} \times 100 = \text{کارآیی بارگیری}$$

۶-۳- مطالعه رهایش و انکومایسین

شکل ۶ پروفایل آزادسازی دارو از الیاف زئین حاوی وانکومایسین را نشان می‌دهد، رهش دارو از الیاف در دمای محیط (فارگیرنده بافر فسفات با pH ۷/۴)، در ۲۴ ساعت اول، قدری سریعتر بوده و لی با گذشت زمان سرعت رهش آهسته‌تر شده است. به نظر نمی‌رسد که آزادسازی اولیه دارو نشان دهنده آزاد سازی انفجری اولیه (burst release) باشد، بلکه می‌توان آن را به وجود مولکول‌های دارو در سطح الیاف، بدون برقراری اتصال با ساختار الیاف مرتبط دانست. نتایج نشان داد که در مدت زمان ۱۶۸ ساعت از انجام آزمایش، حدود ۵۵ درصد از وانکومایسین بارگذاری شده بر روی الیاف آزاد شده است. نتایج نشان داد که اختلاف آماری معنی‌داری از نظر میانگین میزان رهایش دارو در زمان‌های مختلف وجود دارد ($P < 0.05$). با توجه به اینکه آزادسازی در سیستم بسته (*in vitro*) انجام می‌شود، روند آزاد سازی از واکنش درجه اول تبعیت می‌کند که معادلات سرعت و مقدار آن به ترتیب $\ln\left(\frac{C_t}{C_0}\right) = -k_1 t$ می‌باشد. اگر آزاد سازی دارو از نوع درجه صفر بود، می‌بایستی نموداری به صورت خط مستقیم با شیب مثبت از مبدأ مختصات

۳-۵- کارآیی بارگیری الیاف

با توجه به این که mL ۲/۵ از محلول زئین/وانکومایسین (حاوی ۰/۴۹ گرم وانکومایسین) مقدار داروی موجود در محلول الکتروریسی شده mg ۰/۲۴۵ وانکومایسین می‌باشد. الکتروریسی این حجم از محلول، در نهایت ۰/۵۳ g غشاء تولید نمود. بنابراین مقدار داروی موجود در این غشاء، برابر با ۰/۲۴۵ mg می‌باشد. برای آزمایش بارگیری دارو، مقدار کل ۰/۰۰۸۸۴ گرم از غشاء، (در سه آزمایش جداگانه با وزن های ۰/۰۰۳۳۱، ۰/۰۰۳۰۳ و ۰/۰۰۳۵ گرم) بایستی از نظر تئوریک حاوی ۴/۰۸ میلی گرم وانکومایسین باشد. مقدار وانکومایسین اندازه گیری شده پس از حل کردن سه نمونه فوق در DMSO و تعیین جذب UV آنها با استفاده از معادله ۱-۳ حاصل از منحنی استاندارد محاسبه گردید:

فرمول ۱-۳

$$Y = 26.313 X - 0.0713$$

مقدار دارو در هر نمونه و کل وزن سه نمونه اندازه گیری شد که به ترتیب mg ۱/۰۶، mg ۱/۰۶ و mg ۱/۰۶ و جمع آنها ۶/۰۶ شد. با استفاده از معادله ۲-۳ کارآیی بارگیری محاسبه شد که برابر با ۹۹/۵٪ بوده است که نشان دهنده بارگیری مطلوبی است.

۷-۳- بررسی فعالیت آنتی بیوتیکی الیاف با MIC روش

به منظور بدست آوردن حداقل غلظت مهاری MIC الیاف زئین و الیاف زئین/وانکومایسین بر روی سویه استاندارد استافیلوکوکوس اورئوس ATCC1112 (استافیلوکوک طلایی) از روش MIC در محیط مایع استفاده شد. نمودارهای شکل ۷ نتایج مربوط به شمارش تعداد باکتری‌های هدف در مقابل الیاف زئین و الیاف حاوی وانکومایسین در مقایسه با گروه کنترل را در دو حجم ۲۵ و ۵۰ میلی‌لیتری نشان می‌دهد. همانطور که مشاهده می‌شود، تعداد باکتری‌ها در مواجه با الیاف زئین/وانکومایسین در مقایسه با زئین و کنترل، بیشتر کاهش می‌یابد در حالی که تعداد باکتری‌ها برای هر دو نمونه زئین و کنترل، مشابه و نزدیک بهم است. میزان MIC استاندارد رای وانکومایسین $2 \mu\text{g/mL}$ گزارش شده است. میزان MIC بدست آمده در تحقیق حاضر $11 \mu\text{g/mL}$ بود. آزمون‌های آماری نشان داد که در هر دو حجم، زمان بر تکثیر میکروبی، تأثیر آماری معنی‌داری ($P < 0.05$) دارد.

عبور می‌کرد. ولی شکل ۶ نشان می‌دهد که با گذشت زمان از شب نمودار کاسته شده و نمودار به حالت خمیده در آمده است. اگر نمونه‌برداری تا زمان آزاد شدن تمام ترکیب انجام می‌شد، نمودار به صورت خط صاف موازی با محور زمان، در می‌آمد.

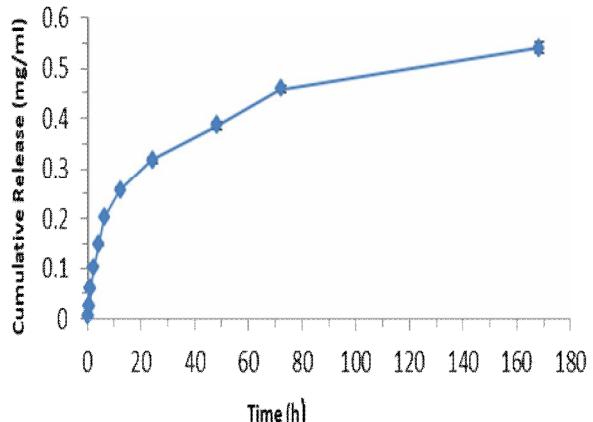


Fig 6 Release profile of vancomycin from electrospun zein/vancomycin fibers

خمیدگی نمودار خود نشان دهنده درجه اول بودن آزاد سازی دارو می‌باشد و نشان می‌دهد در ابتدا که مقدار دارو در غشاء الیاف زیاد می‌باشد، آزادسازی سریعتر (و بیشتر) است ولی با گذشت زمان سرعت آهسته‌تر شده و نمودار تجمعی وانکومایسین آزاد شده نیز خمیده می‌شود.

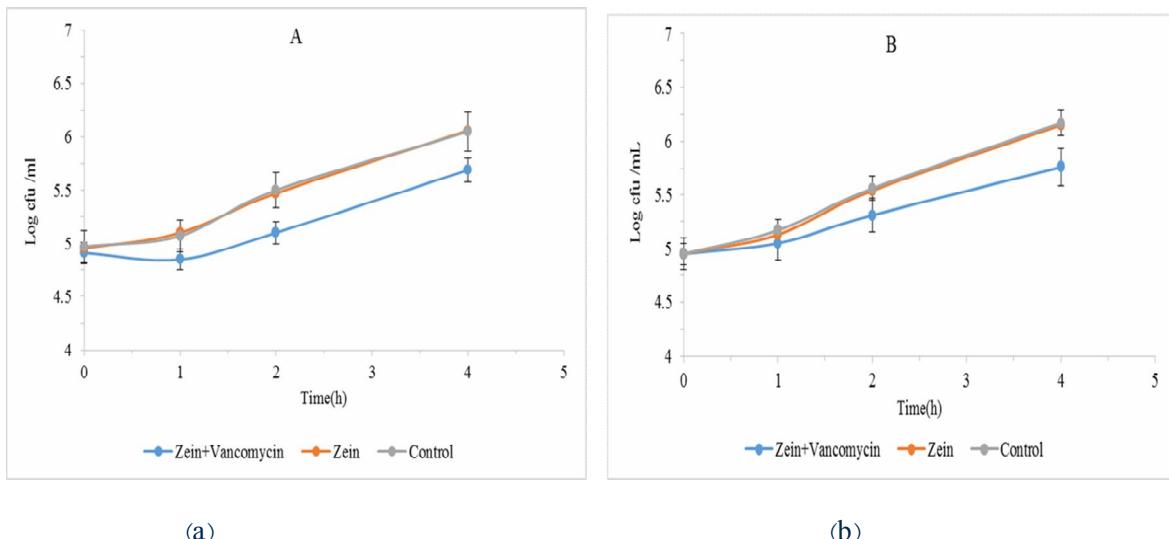


Fig 7 Antibacterial effect of control, electrospun zein fibers and electrospun zein/vancomycin fibers in microbial suspension of volume (a) 25 mL, (b) 50 mL.

- [6] Shukla, R., &Cheryan, M. 2001. Zein: The industrial protein from corn. *Industrial Crops and Products*, 13, 171–192.
- [7] Bai J, Alleyne V, Hagenmaier RD, Mattheis JP, Baldwin EA. 2003. Formulation of zein coatings for apples (*Malus domestica* Borkh). *Postharvest Biology and Technology*. 28(2):259-68.
- [8] Zhang Y, Cui L, Che X, Zhang H, Shi N, Li C, et al. 2015. Zein-based films and their usage for controlled delivery: Origin, classes and current landscape. *Journal of Controlled Release*. 206:206-19.
- [9] Lai L, Guo H. 2011. Preparation of new 5-fluorouracil-loaded zein nanoparticles for liver targeting. *International journal of pharmaceutics*. 404(1):317-23.
- [10] Corradini E, Souto de Medeiros E, Carvalho AJ, Curvelo AA, Mattoso LH. 2006. Mechanical and morphological characterization of starch/zein blends plasticized with glycerol. *Journal of Applied Polymer Science*. 101(6):4133-9.
- [11] Torres-Giner S, Gimenez E, Lagaron JM. 2008. Characterization of the morphology and thermal properties of Zein Prolamine nanostructures obtained by electrospinning. *Food Hydrocolloids*. 22(4):601-14.
- [12] Liu X, Sun Q, Wang H, Zhang L, Wang J-Y. 2005. Microspheres of corn protein, zein, for an ivermectin drug delivery system. *Biomaterials*. 26(1):109-15.
- [13] Ramakrishna S.; 2005. An introduction to electrospinning and nanofibers: World Scientific.
- [14] Bruniera F, Ferreira F, Saviolli L, Bacci M, Feder D, da Luz Goncalves Pedreira M, et al. 2015. The use of vancomycin with its therapeutic and adverse effects: a review. *Eur Rev Med Pharmacol Sci*. 19(4):694-700.
- [15] Gardete S, Tomasz A. 2014. Mechanisms of vancomycin resistance in *Staphylococcus aureus*. *The Journal of clinical investigation*. 124(7):2836-40.
- [16] CLSI C. 2012. Performance standards for antimicrobial susceptibility testing; twenty-second informational supplement. CLSI/NCCLS Document M100-S22 Clinical and Laboratory Standards Institute, Wayne, PA.

۴- نتیجه گیری

در این تحقیق الیاف زئین بارگذاری شده با وانکومایسین به روش الکتروریسی تهیه شد. مورفولوژی لایه‌های بدست آمده با استفاده از SEM بررسی و شکل‌گیری الیاف رشته‌ای یکنواخت تایید شد. نتایج FTIR نشان داد که بین عوامل زئین با وانکومایسین پیوند شیمیایی برقرار نگردید. نتایج DSC بیانگر حالت آمورف وانکومایسین در غشاء می‌باشد. آزمون جذب رطوبت نشان دهنده افزایش جذب رطوبت نمونه زئین پس از فرآیند بارگذاری است. نتایج نشان داد که در مدت زمان ۱۶۸ ساعت از انجام آزمایش، حدود ۵۵ درصد از وانکومایسین بارگذاری شده، آزاد گردید و اختلاف آماری معنی‌داری از نظر میانگین میزان رهایش وانکومایسین در زمان‌های مختلف وجود دارد ($P<0.05$). همچنین کاهش تعداد باکتری‌ها در مواجهه با الیاف زئین بارگذاری شده با وانکومایسین در مقایسه با زئین خالی و کنترل مشاهده شد.

۵- منابع

- [1] Elzoghby AO, Samy WM, Elgindy NA. 2012. Protein-based nanocarriers as promising drug and gene delivery systems. *Journal of Controlled Release*. 161(1):38-49.
- [2] Reddy N, Yang Y. 2011. Potential of plant proteins for medical applications. *Trends in Biotechnology*. 29(10):490-8.
- [3] Ezpeleta I, Irache JM, Stainmesse S, Chabenat C, Gueguen J, Popineau Y, et al. 1996. Gliadin nanoparticles for the controlled release of all-trans-retinoic acid. *International Journal of Pharmaceutics*. 131(2):191-200.
- [4] Peng YY, Glattauer V, Ramshaw JA, Werkmeister JA. 2010. Evaluation of the immunogenicity and cell compatibility of avian collagen for biomedical applications. *Journal of Biomedical Materials Research Part A*. 93(4):1235-44.
- [5] Chen L, Remondetto GE, Subirade M. 2006. Food protein-based materials as nutraceutical delivery systems. *Trends in Food Science & Technology*. 17(5):272-83.

- encapsulation in ultrathin electrosprayed zein prolamin. *Journal of food science*, 75: N69-N79.
- [22] Tseng Y-Y, Kao Y-C, Liao J-Y, Chen W-A, Liu S-J. 2013. Biodegradable drug-eluting poly [lactic-co-glycol acid] nanofibers for the sustainable delivery of vancomycin to brain tissue: in vitro and in vivo studies. *ACS chemical neuroscience*. 4(9):1314-21.
- [23] Zhang L, Yan J, Yin Z, Tang C, Guo Y, Li D, et al. 2014. Electrospun vancomycin-loaded coating on titanium implants for the prevention of implant-associated infections. *International Journal of Nanomedicine*. 9:3027-36.
- [24] Miri MA. 2017. Zein Electrospun Nanofibers as Nanocarrier of Vitamin C: Characterisation and Kinetic stability Study. Ph.D. Thesis. Ferdowsi University of Mashhad.
- [17] Sill TJ, von Recum HA. 2008. Electrospinning: applications in drug delivery and tissue engineering. *Biomaterials*. 29(13):1989-2006.
- [18] Cui W, Zhou Y, Chang J. 2010. Electrospun nanofibrous materials for tissue engineering and drug delivery. *Science and Technology of Advanced Materials*. 11(1):014108.
- [19] Li Y, Lim LT, and Kakuda Y. 2009. Electrospun Zein Fibers as Carriers to Stabilize Epigallocatechin Gallate. *Journal of Food Science*, 74: 233-240.
- [20] Fernandez A, Torres-Giner S, and Lagaron, JM. 2009. Novel route to stabilization of bioactive antioxidants by encapsulation in electrospun fibers of zein prolamine. *Food Hydrocolloids*, 23:1427-1432.
- [21] Torres-Giner S, Martinez-Abad A, Ocio, MJ., and Lagaron, J. M. 2010. Stabilization of a neuraceutical omega-3 fatty acid

Electrospun zein nanofibers as nanocarrier of vancomycin: Characterization, release and antibacterial properties

**Movaffagh, J.¹, Amiri, N.², Ebrahimi, S.³, Kalalinia, B. F.⁴, Fazli Bazaz, B. S.⁵,
Azizzadeh, M.⁶, Arabzadeh, S.⁷. Miri, M. A.^{8*}**

1. Ph.D. Targeted Drug Delivery Research Center, Pharmaceutical Technology Institute, Mashhad University of Medical Sciences, Mashhad, Iran.
2. Student of drug nanotechnology, faculty of Faculty of Pharmacy, Mashhad University of Medical Sciences, Mashhad, Iran.
3. student of phamacy science, Department of Pharmaceutics, faculty of pharmacy, Mashhad University of Medical Sciences, Mashhad, Iran.
4. Ph.D. Avicenna Research Institute, School of Pharmacy, Mashhad University of Medical Sciences, Mashhad,
5. Ph.D. Department of Pharmaceutics, Faculty of Pharmacy, Mashhad University of Medical Sciences, Mashhad, Iran.
6. Department of Clinical Sciences, Faculty of Veterinary Medicine, Ferdowsi University of Mashhad. E-Mail: m-
7. Bachelor of micribiology, Avicenna Research Institute, School of Pharmacy, Mashhad University of Medical Sciences, Mashhad, Iran.
8. Ph.D. Department of Food Science and Technology, Zabol University, Zabol, Iran. E-mail:

(Received: 2017/08/20 Accepted:2018/05/23)

Protein-based carriers have several advantages over lipid, carbohydrate, synthetic polymers and inorganic colloidal carriers in terms of biodegradability, availability, high capacity of drug transplantation. Electrospinning is a process that uses electric fields to spin fibers with diameters ranging from hundreds to tens of nanometers. Zein is the major storage protein of maize. Vancomycin is a broad spectrum antibiotic that acts against gram-positive bacteria. The purpose of the present study was to evaluate the properties of nano-fibrous membrane containing vancomycin antibiotics and to study release and antibacterial properties. Electrospinning method was used to prepare a polymer matrix of a zein nanofiber containing vancomycin antibiotic. The physical properties of the fibers, the method of drug release and the antimicrobial activity of vancomycin loaded fiber were investigated. The morphology of the nanofiber was confirmed using scanning electron microscopy and the formation of uniform filamentary fibers was confirmed. The results of Fourier transform infrared indicated no interaction between zein and vancomycin. The DSC results indicated that vancomycin was physically in amorphous state. The moisture absorption test showed an increase of absorption of zein samples after the loading process. The results showed that after 168 h, about 55% of the loaded vancomycin on the fibers was released. A significant difference was observed between the rate of drug release at different times ($p < 0.05$). There was also a decrease in the number of bacteria encountered with vancomycin loaded zein fibers compared to non-loaded zein fiber and control samples.

Keywords: Nanofiber, Zein, Vancomycin, Electrospinning, Drug delivery

* Corresponding Author E-Mail Address: ma.miri@uoz.ac.ir