فرآیندهای نوین در مهندسی مواد، سال ۱۴، شماره ۱، بهار ۹۹

ساخت و بررسی خواص داربست (کیتوسان/ پلیوینیل پیرولیدون) حاوی کتیرا به روش خشکاندن انجمادی

حامد قمی^{۱، *}، آزاده سپیانی^۲، مرجان میرحاج^۳ ۱- استادیار، مرکز تحقیقات مواد پیشرفته، دانشکده مهندسی مواد، واحد نجف آباد، دانشگاه آزاد اسلامی، نجف آباد، اصفهان، ایران ۲- کارشناسی ارشد، مهندسی بافت، واحد نجف آباد، دانشگاه آزاد اسلامی، نجف آباد، اصفهان، ایران ۳- کارشناسی ارشد، مهندسی پزشکی، واحد یزد، دانشگاه آزاد اسلامی، یزد، ایران *مسئول مکاتبات: hamed.ghomi@ma.iut.ac.ir (تاریخ دریافت: ۱۳۹۸/۰۵/۰۱ تاریخ پذیرش:۱۳۹۸/۰۸/۱۹)

چکیده: کیتوسان به عنوان یک جزء ماتریس خارج سلولی جهت تهیه داربست متخلخل در مهندسی بافت مورد بررسی قرار گرفته است. در این تحقیق، داربست کیتوسان و داربست کیتوسان/ پلی وینیل پیرولیدون به عنوان شاهد و داربست کامپوزیت (کیتوسان/پلی وینیل پیرولیدون)/ کتیرا با نسبتهای ۲۵:۷۵، ۵۰:۵۰ و ۲۵:۵۷ توسط روش خشکاندن انجمادی ساخته شد. اثر کتیرا بر خواص ساختاری و خواص آنتی باکتریال در نمونهها مورد بررسی قرار گرفت. مورفولوژی سطح، خواص مکانیکی، درصد تخلخل و گروه های عاملی بر روی سطح نمونهها با استفاده از میکروسکوپ الکترونی روبشی (SEM)، آزمون استحکام فشاری و طیف سنجی مادون قرمز تبدیل فوریه (FTIR) مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که درصد تخلخل در داربست حاوی کتیرا نسبت به داربست بدون کتیرا افزایش یافته است. با حفظ نمونهها در محلول بافر فسفات (PBS) برای ۱۴ روز، زیست تخریب پذیری داربستها مورد بررسی قرار گرفته شد و نتایج نشان داد که درصد تخلخل در داربست زیست تخریب پذیری داربستها مورد بررسی قرار گرفته شد و نتایج نشان داد میزان تخریب در داربست رکیتوسان/پلی وینیل پیرولیدون/کتیرا با نسبت ۲۵:۷۵ افزایش یافته شد و نتایج نشان داد میزان تر برای ولیدون زیست تخریب پذیری داربستها مورد بررسی قرار گرفته شد و نتایج نشان داد میزان تریب در داربست حاوی کتیرا با نسبت (۵۰:۲۵) رشد باکتری استاه کاور و و شرشیا کلی کاهش یافته است. با ساس نتایج این تحقیق، داربست میترا با نسبت ۲۵:۲۵ انتی اکتریایی می گردد.

> **واژههای کلیدی:** مهندسی بافت پوست، کیتوسان، کتیرا، اشرشیاکلی، استافیلوکوک اورئوس.

> > ۱- مقدمه

پیوندهای پوستی با مشکلات و محدودیتهایی مانند کمبود عضو، انتقال آلودگی، ایمنیزایی، پسزدگی بافت جایگزین شده توسط بدن دریافتکننده، بهخوبی نمیتواند پاسخگوی نواقص پوستی ناشی از بیماری، سوختگی، تصادف و زخمهای ناخوشایند باشد [۳–۴]. مهندسی بافت، با استفاده از اصول پوست به عنوان یکی از وسیعترین بافتهای نرم می باشد و بهطور متوسط ۱۵٪ از وزن کلی بدن انسان را تشکیل میدهد. پوست نقش محافظ در برابر عوامل خارجی ازجمله میکروبها به داخل بدن را دارد و در حفظ رطوبت و تنظیم دمای بدن و اجزای سیستم ایمنی بدن نقش اصلی را ایفا میکند [۱–۲]. زيست سازگاري، آبدوستي، سمي نبودن، فعاليت آنتيباكتريال اشاره کرد که این پلیمر را برای کاربردهای مختلف به ویژه حوزه زیست پزشکی مناسب ساخته است [۲۱-۲۲]. کتیرا (GT) از نوعی گون به دست میآید. این پلیمر ترکیبی پیچیده از پلی ساکاریدهای محلول و نامحلول در آب به همراه پروتئین، نشاسته و مواد سلولزی است [۲۳–۲۵] صمغ کتیرا از دو پلی ساکارید به نام باسورین^۵ و کتیراین^۶ و مواد معدنی قلیایی با نسبت کمی از پروتئین و مواد سلولزی تشکیل شده است [۲۶]. کتیرا پلیمری طبیعی و فراوان در طبیعت، زیست تخریب پذیر، زیست ساز گار در دسترس و آنتیباکتریال است و این خواص منجر شده است که از کتیرا در کنار سایر پلیمرها جهت ساخت داربست در بهبود زخم و درمان زخمهای سوختگی و در صنایع غذایی استفاده شود [۲۷-۲۷]. یکی از مهمترین چالش ها در فرایند ترمیم زخم احتمال ایجاد عفونتهای باکتریایی است به همین دلیل خواص آنتیباکتریالی در طراحی داربست مورد اهمیت میباشد. همچنین جذب ترشحات زخم منجر به رشد عفونت می شود که جهت جلوگیری از عفونتهای باکتریایی باید خواص آنتیباکتریال مورد توجه قرار گیرد [۲۹]، که می توان با استفاده از پلیمرهای آنتیباکتریال (کیتوسان و کتیرا) به رفع مشکل پرداخت [۳۰–۳۱]. روش های مختلفی جهت تولید داربست های متخلخل جهت كاربردهاي مهندسي بافت مورد بررسي قرارگرفته است که هر یک مزایا و معایبی دارند. روش خشکاندن انجمادی از روشهای رایج بوده که پلیمرها در حلال خود حل شده و سپس محلول منجمد می گردد و با قرار دادن نمونه در دستگاه، حلال تصعید شده و فومهای متخلخل به وجود میآید. مزیتهای روش خشکاندن انجمادی نسبت به دیگر روشها شامل توانایی کنترل اندازه حفرات، اکسید نشدن مواد، کاهش چسبندگی و تودهای شدن مواد و افزایش مدت ماندگاری میباشد. خشک کردن مواد حساس به حرارت، موادی که دارای نقطه انجماد پایین و دارای حلالهای آلی میباشند توسط این روش کاربردی میباشد. پس از ساخت داربست به روش خشکاندن انجمادی به دلیل ضعف خواص مکانیکی،

مهندسی و علوم زیستی در کنار هم جهت ترمیم نواقص به کار گرفته میشود. در مهندسی بافت مهمترین اجزای مورد استفاده داربست، سلول و عوامل رشد میباشند [۵]. در هنگام نقص و تخریب بافت، قسمتهای زیادی از سلولهای آن بافت و ماتریس خارج سلولی از بین میرود. از آنجایی که سلولهای بافت عملكردشان وابسته به ماتريس خارج سلولي ميباشد، براي ماتریس خارج سلولی جایگزینی طراحی میشود که در مهندسی بافت به آن داربست می گویند. داربستها به طور معمول ساختاری متخلخل شبیه به ماتریس خارج سلولی دارند [۶–۷]. استفاده از داربستها هدف اصلی در بازسازی مجدد بافتهای بدن می باشد [۸-۹]. ایده آل ترین داربست جهت کاربرد در مهندسی بافت پوست با ساختار اسفنجی پر منفذ با خواص زیست تخریب پذیر و زیست سازگاری می باشد که از این طریق مواد مغذی به سلولهای موجود در داربست بهراحتی قابلدسترسى باشد [١٠]. پليمرهاي زيستسازگار به دليل خواص زيستي مناسب جهت جايگزين،هاي پوستي كاربرد وسيعي دارد [۱۱–۱۲]. پلیمرها به دودسته پلیمرهای طبیعی (زیستی) و پلیمرهای سنتزی (مصنوعی) تقسیمبندی می شوند [۱۳]. کیتوسان (Cs) پلیمری خطی با ساختاری ساکاریدی میباشد و از هیدرولیز پلیمر طبیعی کیتین در پوست خرچنگ و در دیواره قارچها یافت میشود [۱۴]. این پلیمر به دلیل ویژگیهای زيستسازگاري با سلولها و بافتها انتخاب مناسبي جهت کاربرد در مهندسی بافت میباشد [۱۵]. خواص قابلتوجه کیتوسان جهت کاربرد در ترمیم زخم، خاصیت آنتیباکتریال کیتوسان میباشد که دلیل آن نیرویی بین بار مثبت کیتوسان و بار منفی غشای سلول میکروب و باکتری میباشد که منجر به نابودی و مرگ باکتری میگردد [۱۶]. خواص مکانیکی کیتوسان را می توان از طریق ترکیب آن با پلیمرهای مصنوعی و نانوذرات سرامیکی بهبود بخشید [۱۷–۱۸]. پلیمر مصنوعی پلیوینیل پیرولیدون (PVP) به طور گسترده در صنایع داروسازی استفاده می شود و در آب و الکل انحلال پذیر و پلیمر دوست دار محیطزیست است [۲۹–۲۰]. از مزایای این ماده می توان به

می توان از ترکیبات شیمیایی مانند گلوتار آلدهید ۷ و با ایجاد اتصالات عرضی، مقاومت مکانیکی داربست را تقویت نمود [۳۳–۳۳]. در تحقیقی داربست کامپوزیت کیتوسان/ ژلاتین/ نانوهیدروکسی آپاتیت ساخته شد و نتایج نشان داد ساخت داربست به روش خشکاندن انجمادی، داربستهای متخلخل با درصد تخلخل بالا را ایجاد مینماید [۳۴]. در یک یژوهش پوشش چندلایه پوستی متشکل از سیلیکون، بهعنوان لایه خارجی و از ژلاتین و کیتوسان بهعنوان لایه داخلی، طراحی و ساخته شد. نتایج نشان داد جایگزین طراحی شده به دلیل زیست سازگاری بالا و خواص آنتیباکتریال جهت کاربرد ترمیم زخم و سوختگی بسیار مناسب میباشد [۳۵]. در مطالعه ای دیگر در سال ۲۰۱۶ داربستی به روش خشک کردن انجمادی از کیتوسان/ پلیوینیل الکل و مقادیر مختلف از متیل سلولز (۰، ۲۵، ۵۰ و مىدهد كه تخلخل داربست كيتوسان/ پلىوينيل الكل بدون متيل سلولز حدود ۸۱٪ و بعد از افزودن مقادیر مختلف متیل سلولز تخلخل به ۸۸٪ افزایش یافته است. داربست های ساخته شده در برابر باکتری استافیلوکوک اورئورس^ و باکتری اشریشیا کلی۴ فعالیت آنتی باکتریال خوبی از خود نشان دادند [۳۶]. در این تحقيق داربست كامپوزيتي حاوى كيتوسان، پليوينيل پيروليدون حاوى سه درصد مختلف كتيرا توسط روش خشكاندن انجمادي ساخته شد و سپس خواص ساختاری و آنتیباکتریال داربستهای ساختهشده موردبررسی قرار گرفت.

۲- مواد و روش انجام تحقيق

در این تحقیق کیتوسان و پلیوینیل پیرولیدون از شرکت Sigma-Aldrich خریداری شد. همچنین صمغ گیاه گون (کتیرا) خریداری شد و آسیاب گردید. از آب مقطر بهعنوان حلال کتیرا و پلیوینیل پیرولیدون و از اسید استیک ۱ درصد بهعنوان حلال کیتوسان استفاده شد. گلوتار آلدهید بهعنوان عامل اتصال دهنده عرضی برای ساخت داربست ها استفاده شد.

۲-۱- ساخت محلول جهت ساخت داربست به روش خشکاندن انجمادی

محلول ۲/۵٪ وزنی کیتوسان با حل کردن یودر کیتوسان در آب و اسید استیک ۱ درصد بر روی همزن مغناطیسی (Ik C-MAG HS7) تهیه گردید. سپس محلول ۵٪ وزنی پلیوینیل پیرولیدون، با حل کردن پودر پلی وینیل الکل در آب مقطر با دمای ۲۰°۸ تهیه گردید. همچنین محلول ۲/۵٪ کتیرا با حل کردن پودر کتیرا در آب مقطر با دمای ۲۰°۲ بر روی همزن مغناطیسی به مدت ۲ ساعت آماده گردید. برای ساخت محلول دوجزئی، محلول کیتوسان و محلول پلیوینیل پیرولیدون ساخته شده با نسبت ۲:۱ با هم ترکیب کرده و بر روی همزن قرار داده شد. همچنین جهت ساخت محلول سەجزئى محلول كيتوسان/پلىوينيلپيروليدون و محلول کتیرا با نسبتهای مختلف (۲۵:۷۵، ۵۰:۵۰ و ۷۵:۲۵) در بشر ریخته شد و بر روی همزن قرار گرفت. بهمنظور ایجاد اتصالات عرضی هر یک از محلول های ساخته شده تک جزئی، دوجزئی و سهجزئی با نسبت مختلف، محلول گلوتارآلدهید ۲/۵ ٪ به صورت قطرهای به محلولها اضافه گردید و مدت نیم ساعت هم زده شد.

۲-۲- ساخت داربست به روش خشکاندن انجمادی پس از اتمام محلول سازی، هر یک از محلولها توسط سرنگ درون چاهکهای پلیت ۲۴ خانه ریخته شدند. روی پلیتها به منظور جلوگیری از آلودگی و تبخیر سریع توسط فویل آلومینیومی پوشانیده شد و بر روی هر چاهک حدود ۱۰ سوراخ ایجاد شد. پلیت های آمادهشده بهمنظور انجماد کامل در فریزر (یزر پارس) ۲۰ ۲۰- به مدت ۱ ساعت قرار داده شد. سپس نمونهها به مدت ۲۴ ساعت به فریزر (Ultra low temperature) در دمای ۲۵ ۰۸- منتقل شدند. جهت خارج کردن آب درون نمونهها به وسیله خلأ، نمونههای منجمد شده به مدت ۴۸ ساعت در دستگاه خشک کن انجمادی (coolsafe مدی مدی مدی می قرار داده شدند. شماتیک مراحل آمادهسازی و ساخت داربست در شکل (۱) مشاهده می گردد.



شکل (۱): شماتیک مراحل آمادهسازی و ساخت داربست به روش خشکاندن انجماد

۲-۳- بررسی اندازه قطر الیاف و مورفولوژی سطح نانوداربست ها

جهت بررسی ساختار و تخلخلهای داربستهای ساخته شده به روش خشکاندن انجمادی، نمونه ها توسط دستگاه لایه نشانی طلا ۳ دقیقه پوشش داده شدند و توسط میکروسکوپ الکترونی روبشی (SEM)^{۱۰} (xI30ESEM – Philips) سطح داخلی داربست ها تصویربرداری شد. با استفاده از نرمافزار j Image و اندازه گیری قطر حداقل ۵۰ تخلخل توزیع اندازه تخلخل ها و میانگین قطر تخلخل های ایجاد شده به منظور بررسی مناسب بودن اندازه تخلخل ها برای کاربرد در مهندسی بافت اندازه گیری شد.

۲-۲- طيفسنجي مادونقرمز تبديل فوريه

جهت بررسی پیوندهای تشکیل شده، شناسایی گروههای عاملی و ساختار مولکولی نمونهها با استفاده از طیف سنجی مادون قرمز (FTIR)^{۱۱} مورد ارزیابی قرار گرفت. ابتدا نمونهها با پتاسیم برمید (KBr)^{۱۲} خالص مخلوط و به صورت قرص نازک شکل دهی سدند. سپس توسط دستگاه FTIR (BRUKER-TENSOR27) -BRUKER-TENSOR27) پیک جذب پرتو IR در طول موجهای در محدوده قلهها مشخص گردید.

۲-0- بررسی درصد تخلخل داربستهای ساختهشده به روش خشکاندن انجمادی

درصد تخلخل یکی از پارامترهای مهم در مهندسی بافت میباشد. درصد تخلخل داربستهای تولید شده با روش جابهجایی مایع محاسبه گردید. داربستها در داخل یک استوانه مدرج حاوی اتانول ۹۶٪ با حجم اV به حالت غوطهور نگهداشته شد. حجم داربست و حجم اتانول به عنوان 2۷ (حجم کل) شد. حجم داربست و حجم اتانول به عنوان مدرج، حجم گزارش شد. با خارج نمودن داربست از استوانه مدرج، حجم اتانول باقیمانده در استوانه مدرج، د۷ گزارش شد. مقدار متوسط درصد تخلخل داربست (ع) طبق معادله (۱) محاسبه گردید [۳۷].

$$\varepsilon = (v_1 - v_3)/v_2 - v_3 \times 100 \tag{1}$$

۲-۳- بررسی تخریب پذیری داربستهای ساخته شده جهت بررسی زیست تخریب پذیری نمونه ها، ابتدا داربست ها توسط ترازوی دیجیتالی (mettler toledo-Ag204) با دقت ۴ رقم اعشار اندازه گیری شد. سپس، نمونه ها درون انکوباتور فسفات (MEMMERT-INB400) با دمای ۵۳۷ درون محلول بافر فسفات (PBS) قرار داده شد. نمونه ها پس از گذشت ۱۴ روز از ظرف بیرون آورده شد و PH در ظروف اندازه گیری شدند. نمونه ها توسط آب دو بار تقطیر شسته شد و پس از خشک شدن داربست ها درون آون خلأ، وزن شدند. سپس نرخ تخریب نمونه ها (WL) طبق معادله (۲) محاسبه گردید [۲۸].

$$WL(\%) = \frac{(w_0 - w_t)}{w_0} \times 100$$
 (Y)

دست آمد. ۴ ml از محیط مایع تهیه شده درون لوله آزمایش ریخته شد و چهار عدد لوله آزمایش حاوی محیط کشت تهیه گردید. لولههای دربسته به درون اتوکلاو با دمای C° ۱۲۱ به مدت ۱۵ دقیقه قرار داده شد. دو لوله به عنوان شاهد و دو لوله دیگر بهمنظور کشت شبانه باکتریهای اشرشیاکلی و استافیلولوکوک ارئوس استفاده شد. زیر هود لمینار (۲۸۰۰ دور آلمانی- تجهیز کلاس II) استریل شده با اشعه UV، یک پتری دیش کشت جامد حاوی کلنی های باکتری استافیلو کوک ارئوس و يترى ديش ديگر حاوى كشت جامد كلنى هاى باكترى اشرشیاکلی به همراه دو لولهآزمایش محتوی محیط کشت مولر هینتون براث جهت کشت شبانه با چراغالکلی و لوپ، قرار داده شد. در مجاورت شعله، لولههای حاوی محیط کشت استریل و اسلنت حاوى باكترى اشرشياكلي و لوپ قرار داده شد. بهوسيله دست راست لوپ نگهداشته شد. سپس بر روی شعله قرار داده شد تا تمام طول سیم لوپ سرخ گردد. پتری دیش حاوی باکتری اشرشیاکلی و لولههای محیط کشت استریل در دست چپ قرار داده شد به گونهای که قابلیت باز و بسته کردن در آن توسط انگشت شست یا سبابه وجود داشته باشد. با استفاده از انگشتان دست راست در پنبهای لولهها را برداشته و جهت استریل كردن دهانه لولهها از ميان شعله عبور داده شد. بعداز آن لوپ را وارد پتری دیش حاوی باکتری اشرشیاکلی گردید و مقداری از آن به لوله محیط کشت استریل شده منتقل گردید. پس از تکان دادن لوپ درون لوله دوباره دهانه هر دو لوله از روی شعله رد شد و با استفاده از پنبه درب آنها مسدود گردید. به دلیل رشد در رطوبت کم محیط کشت جامد، باکتری های موجود در یک کلنی ماده چسبناکی (موکوسی) را در اطراف خود تولید میکنند که باعث چسبیدن آنها به یکدیگر میگردد. بهمنظور يكنواخت شدن محيط كشت مايع، لوله آزمايش حاوى محيط کشت مایع بهشدت هم زده شد که درنهایت محیط کشت شبانه باکتری اشرشیاکلی آماده گردید. ساخت محیط کشت شبانه باكترى استافيلوكوك ارئوس داراي مراحل مشابهي است با اين تفاوت که کلنی باکتری استافیلوکوک ارئوس درون لوله دوم

که در آن w₀ وزن اولیه و w_t وزن نمونه پس از بازههای زمانی مشخص میباشد.

۲-۷- اندازه گیری استحکام فشاری داربستها

خواص مکانیکی فشاری داربستهای تهیهشده با استفاده از دستگاه آزمون استحکام فشاری (KS25H)، طبق استاندارد D31411/DS410M، با لود سل ۱۰ نیوتن و با سرعت ۰/۵ میلیمتر بر دقیقه مورد ارزیابی قرار گرفت. تنش اعمالی ایجاد شده در استحکام فشاری به صورت ترک نمایان شده بر روی سطح ظاهر می شود. داربستهای ساخته شده به شکل استوانه دارای قطر ۱۰ mm و ارتفاع ۱۰ mm به روش خشکاندن انجمادی تهیه شدند [۳۹]. آزمون استحکام فشاری با استفاده از ۳ نمونه از هریک از انواع داربستها انجام شد و نتایج به صورت میانگین همراه با انحراف معیار ارائه شد.

۲-۸- استریل کردن داربستها

برای بررسی خاصیت آنتیباکتریال ابتدا داربستها استریل شدند. برای این منظور داربستها درون پتری دیشهای استریل شده قرارداده شدند و به مدت ۱۵ دقیقه هر یک از سطوح داربستها زیر هود لمینار به مدت ۲۰ دقیقه توسط اشعه UV استریل شدند و به محیط کشت مولر آگار منتقل شدند.

۲-۹- بررسی خواص آنتیباکتریال داربستهای ساختهشده

۲-۹-۱- ساخت محیط کشت مولر هینتون آگار

برای تهیه محیط کشت مولر هینتون اگار، درون ارلن ۵۰۰ml آب مقطر، g ۱۸ پودر مولر هینتون آگار اضافه شد و توسط حرارت محیطی شفاف حاصل شد. سپس درب ارلن با گاز استریل و پنبه مسدود شد و به مدت ۱۵ دقیقه درون اتوکلاو با دمای ۲۰ ۱۲۱ قرار گرفت. پس از کاهش دمای محیط کشت، به درون ۱۰ پتری دیش های استریل ریخته شد. برای ساخت محیط کشت شبانه g ۲/۶۲۵ پودر مولر هینتون در ا۲۵ آب مقطر درون ارلن ریخته شد و توسط حرارت دهی، محلول شفافی به

حاوی محیط کشت مولر هینتون براث کشت داده شد. در آخرین مرحله دولوله شامل باکتریهای اشرشیاکلی و استافیلولوکوک ارئوس کشت دادهشده در محیط کشت مولر هینتون براث به مدت ۲۴ ساعت درون انکوباتور در دمای C° ۳۷ قرارگرفته شد.

۲-۹-۲- ساخت محيط نيمه مك فارلند

قبل از کشت باکتری محیط نیمه مک فارلند بر روی محیط کشت مولرهینتون آگار استفاده می شود و با کمک از آن می توان میزان باکتری ها را با دستگاه اسپکتروفو ترمتر (POPoptizen) مشخص کرد. کدر بودن محیط نیمه مک فارلند یک مسئله مهم است. اگر کدورت محیط کشت شبانه باکتری ها کمتر از نیم مک فارلند بود، باید محیط را سانتریفیوژ کرد و سپس برای دستیابی به غلظت موردنظر از محلول رویی برداشته و باکتری های ته نشین شده را در مقدار کمتری از محیط کشت ریخت. اگر میزان کدورت محیط از نیمه مک فارلند بیشتر بود، مقدار کمی محیط کشت مولرهینتون اضافه می شود تا به محدود

مک فارلند (۰/۱۳–۰/۰۷) برسد. با سواپ استریل محلول هموژن باکتری را هم زده و بعد از آبکشی کردن سواپ به محیط کشت مولر هینتون آگار انتقال داده شد. درون ۴ پتری دیش کشت مولر هینتون آگار باکتریهای اشرشیاکلی و باکتریهای استافیلوکوک اورئوس درون ۴ پتری دیش کشت مولر هینتون آگار دیگر، به روش کشت چمنی کشت داده شدند. جهت مشاهده لام رنگ آمیزی شده باکتری برای تأیید باکتری، از میکروسکوپ نوری (Olypus) استفاده شده است.

> ۳- نتایج و بحث ۳-۱- بررسی مورفولوژی و اندازه تخلخل

داربستهای ساختهشده به روش خشکاندن انجمادی توسط دستگاه لایه نشانی طلا پوشش داده شد و با استفاده از میکروسکوپ الکترونی تصویربرداری شد. همانطور که در شکل (۲) مشاهده می گردد، انجماد در داربست تک جزئی کیتوسان به صورت شیار مانند صورت گرفته شده است و ساختار لوله ای شکل ایجاد شده است.



شکل (۲): تصاویر میکروسکوپی الکترونی روبشی داربست الف)کیتوسان و ب) کیتوسان/ پلیوینیل پیرولیدون

مورفولوژی حفرات تقریبا کروی شکل می شود و از حالت کشیده تغییر می کند. در داربستهای (کیتوسان/پلی پیرولیدون)/ کتیرا با افزودن در نسبتهای مختلف با افزودن در شکل (۳) مشاهده می شود که مورفولوژی لولهای شکل تا حدودی از بین رفته است و باعث تغییراتی در مورفولوژی داربست شده است. با افزودن پلی وینیل پیرولیدون به داربست

درصدهای مختلف کتیرا، داربستهای کامپوزیتی دارای ساختار منظم با منافذ متعدد تغییر شکل پیدا خواهند کرد که نشان دهنده

ایجاد ساختار متخلخل مطلوب در داربست های سه جزئی کتیرا با کیتوسان و پلیوینیل پیرولیدون می باشد.



شکل (۳): تصاویر میکروسکوپی الکترونی روبشی داربست کیتوسان / پلیوینیل پیرولیدون حاوی کتیرا الف) ۲۵:۷۵ ب) ۵۰:۰۰ و ج)۷۵:۲۷

درصد تخلخل (<u>/</u>)	اندازه میانگین (میکرومتر)	داربست
99	4447191	كيتوسان
۷۵	741±144	کیتوسان/ پلی وینیل پیرولیدون
98	7.0±111	(کیتوسان/ پلی وینیل پیرولیدون)/ کتیرا (۲۵:۷۵)
٧٧	191±9V	(کیتوسان/ پلی وینیل پیرولیدون)/ کتیرا(۵۰:۵۰)
٨٢	۱۷۵±۸۸	(کیتوسان/ پلی وینیل پیرولیدون)/ کتیرا (۷۵:۲۵)

ر تخلخل ها در داریستها	تخلخل و توزيع	گین اندازه	ل (۱): میانک	جدوا
------------------------	---------------	------------	--------------	------

برهمکنش الکترواستاتیک بین گروههای کربوکسیل و امین کتیرا میتواند دلیل کاهش اندازه تخلخل باشد. در مطالعه ای در تمامی تصاویر SEM تهیهشده از داربستها توزیع یکنواخت حفرهها و ارتباط بین حفرهها مشاهده می شود. توزیع اندازه حفرات و میانگین سایز تخلخل از تصاویر SEM توسط نرم افزار j Janage اندازه گیری شد. میانگین اندازه تخلخل داربستها و توزیع آنها در جدول (۱) نشان داده شده است. با اضافه نمودن پلی وینیل پیرولیدون به کیتوسان، پلی وینیل پیرولیدون در بین زنجیرهای کیتوسان قرار گرفته است و باعث دفع بارهای همنام شده است و زنجیرههای کیتوسان از هم گسیخته می شود [۰۰]. شده است و زنجیرههای کیتوسان از هم گسیخته می شود در این امر باعث ایجاد منافذ به هم مرتبط، منظم و مطلوب می شود. همچنین با افزودن کتیرا، میزان کیتوسان/ پلی وینیل پیرولیدون در محلول کاهش یافته و نیروی دافعه بین گروههای کربو کسیل

مشابه در بررسی تصاویر میکروسکوپی روبشی داربست ساخته از (کیتوسان/ پلیوینیل الکل)/ متیل سلولز با نسبت های مختلف (۲۵، ۵۰ و ۷۵٪) به روش خشک کردن انجمادی، ثابت شد داربست ها دارای منافذ بسیاری هستند و با تغییر نسبت متیل سلولز در ساختار داربست اندازه منافذ داربست را می توان تغییر داد به نحوی که با افزایش نسبت متیل سلولز در ساختار داربست می توان به داربست با منافذ کوچک تر دست یافت. توزیع اندازه تخلخل سه نمونه داربست با سه درصد مختلف از متیل سلولز بین ۲۰۰ الی ۵۰۰ میکرومتر بود [۴۰].

۳-۲- اندازه گیری درصد تخلخل

همان طور که در جدول (۱) مشاهده می شود میزان تخلخل ۵ نوع داربست ساخته شده بین ۶۶ تا ۸۲ درصد متغیر است. نتایج نشان مىدهد، با افزودن پلىوينيل پيروليدون به كيتوسان درصد تخلخل از ۶۴٪ به ۷۵٪ افزایش می یابند. با افزودن ٪۲۵ کتیرا به داربست شاهد كيتوسان/پليوينيل پيروليدون، درصد تخلخل داربست ابتدا کاهش یافته درصورتی که با افزودن ٪۵۰ و ٪۷۵ کتیرا تا حدود ۸۲٪ افزایش می یابد. افزایش درصد تخلخل های به هم پیوسته با میزان افزودن درصد کتیرا به دلیل خاصیت بالای هیدروفیلی پلیوینیل پیرولیدون و کتیرا است. هرچه میزان پلیمرهای پلیوینیل پیرولیدون و کتیرا در ساختار داربست بیشتر باشد، درصد تخلخل به علت آبدوست بودن این دو پلیمر افزایش مییابد. در مطالعه مشابهی داربستهای به روش خشک کردن انجمادی از کیتوسان/ پلیوینیلالکل و مقادیر مختلف از متیل سلولز موردبررسی قرار گرفت. اندازه گیری تخلخل نمونههای مختلف نشان مىدهد كه تخلخل داربست كيتوسان/ پلیوینیلالکل حدود ۸۱٪ و بعد از افزودن مقادیر مختلف متیل سلولز تخلخل به ۸۸٪ افزایش یافته است [۴۰].

۳-۳- بررسی طیفسنجی مادونقرمز (FTIR)

در شکل (۴) نتایج طیفسنجی مادونقرمز برای پودرهای کیتوسان، پلیوینیل پیرولیدون، کتیرا، داربست ترکیبی دوجزئی

کیتوسان/پلیوینیلپیرولیدون و داربست سه جزئی (كيتوسان/پليوينيل پيروليدون) با نسبت هاى مختلف كتيرا (۲۵:۷۵)، (۵۰:۵۰) و (۷۵:۲۵) مشاهده می شود. در طیف مربوط به پودر کیتوسان، سه پیک مشخصه آن در ۳۴۰۸/۵۷ cm⁻¹، ۱۷۶۷/۴۴ cm⁻¹ و ۱۶۱۶/۰۶ درد که به ترتیب به کشش هیدروکسیل، آمید یک و آمید دو نسبت داده مىشوند[۴۰]. برخى از پيكھاى مشخصه پودر پليمر پلیوینیل پیرولیدون در ¹⁻C=O ۱۶۶۹/۰۹ (مربوط به کشش C=O)، C-H (مربوط به ارتعاش خمشی C-H) و 1۲۸۷/۲۵ cm⁻¹ (مربوط به کشش C-N) مشهود است. در طیف داربست دوجزئي كيتوسان /پليوينيل پيروليدون، پيوندهاي بينمولكولى كيتوسان و پلىوينيل پيروليدون باكمى تغيير و جابهجایی دیده میشوند و پیکهای مربوط به هیدروکسیل در ۳۴۲۸/۸۱cm⁻¹، آمید یک در ۲۰ ۱۷۴۷/۱۹ ، کشش C=O در C-N و كشش C-H و كشش ۱۶۳۱/۴۸ cm⁻¹ در ۱۶۳۱/۴۸ در در ۱۲۴۴/۸۳ cm⁻¹ مشاهده می شود. نوار جذبی ۱۷۴۷/۱۹ در طیف داربست دوجزئی به علت تعامل و پیوند هیدروژنی توسط OH و NH از کیتوسان و پلیوینیل پیرولیدون به سمت موج پایین تر حرکت کرده است [۲۷، ۴۱-۴۲]. در طیف مربوط به کتیرا، باند جذبی ^۱-۱۰۸۷/۶۶ cm نشاندهنده گروه آمین در ساختار میباشد [۲۶]. به علت ارتعاش کششی گروه آروماتیک C-N از پروتئین، یک پیک در ۱۳۲۵/۸۲ دیده می شود. نوار جذبی در N-H ۱۶۵۵/۵۹ مربوط به ارتعاش پیوند N-H در آمید دو متصل به پروتئین حاضر در کتیراست. پیک در ۳۴۵۰/۹۹ cm⁻¹ نیز ارتعاش کششی OH است که نشاندهنده حضور گروه هیدروکسیل است. در طیف داربست سهجزئی با نسبت های مختلف کتیرا، تغییراتی در پیک های ظاهر شده از جمله شدت پیک، جابهجایی اندک ، تغییر شکل و حتی حذف پیک مشاهده می گردد که دلیل این تغییرات مربوط به تشکیل پیوندهای مولکولی جدید میان این سه پلیمر میباشد. طیف FTIR داربستهای سهجزئی با نسبت مختلف کتیرا، تقریباً شبیه مى باشد در حالى كه شدت پيك ها متفاوت مى باشد. به عنوان

مثال همان طور که در داربست های سه جزئی مشاهده می گردد، با افزایش نسبت کتیرا در ساختار داربست سه جزئی، شدت پیک ۱۶۵۵/۵۹ cm-1 که نشان دهنده ارتعاش پیوند N-H است،

افزایش مییابد. همچنین شدت پیک پیوند OH در داربست دوجزئی و سهجزئی کاهش مییابد.



شکل (۴): نتایج طیف سنجی مادون قرمز

داربستهای کامپوزیتی دوجزئی و سهجزئی به دلیل خاصیت هیدروفیلی بالای کتیرا و پلی وینیل پیرولیدون درصد کاهش وزن افزایش یافته است و همچنین با افزایش نسبت کتیرا میزان تخریب پذیری روند صعودی در پی داشته است. همان طور که ملاحظه شد در داربست سهجزئی با افزایش نسبت کتیرا درصد تخلخل محاسبه شده توسط آزمون جابه جایی، افزایش یافت که با افزایش محاسبه شده توسط آزمون جابه جایی، افزایش یافت که با افزایش افزایش یافت به داخل داربست افزایش یافته است. با توجه به هیدروفیلی پلیمرهای به کاربرده تخریب داربست افزایش می یابد و روند کاهش وزن افزایش یافت. همچنین مشاهده می گردد داربست دوجزئی و سهجزئی کاهش وزن بیشتری در مقایسه با داربست کیتوسان دارد. ۳-٤- بررسی تخریب پذیری داربستها جهت بررسی زیست تخریب پذیری داربستهای پلیمری جهت بررسی زیست تخریب پذیری داربستهای پلیمری تهیه شده در محلول PBS غوطه ور و در انکوبا تور در دمای °C تگهداری شد. پس از خارج نمودن داربست از محلول به مدت ۴ ساعت توسط آون در دمای ۴۰ درجه خشک و وزن نهایی اندازه گیری شد. توزین وزن نهایی داربستها و اندازه گیری Hq محلول PBS در روزهای ۱، ۳، ۵، ۷ و ۱۴ بررسی گردید. نتایج حاصل از ۱۴ روز غوطه وری داربستها در محلول PBS، در شکل (۵) به صورت نمودار رسم شده است. تخریب پذیری در تمامی داربستها پس از قرار گرفتن در محلول PBS در طی ۱۴ روز، روند صعودی داشته است.

داربست کیتوسان خالص نسبت به دو پلیمر دیگر زیست تخریب پذیری کمتری دارد و نرخ تخریب پذیری کندتری نسبت به چهار داربست کامپوزیتی دیگر داشته است. بازه اصلی تغییرات در روزهای اوایل اتفاق افتاده و می توان گفت تقریباً بعد از روز ۷، کاهش وزن به یک حد ثابت رسیده است. برای بازسازی و رفع نواقص نرخ تخریب داربست در مهندسی بافت یک پارامتر بسیار مهمی می باشد.



شکل (۵): نمودار تغییرات وزن داربست ها در اثر تخریب تا روز ۱۴

در شکل (۶) تغییرات PH محلول PBS مشاهده می شود، در روز اول PH محیط کاهشیافته است و باگذشت زمان و تخریب داربست به علت گروهها و یونهای قلیایی حاصل از تخریب تغییرات PH روند صعودی خواهد داشت که محیط قلیایی نیز می تواند درروند افزایش تخریب تأثیرگذار باشد. کاهش PH و اسیدی شدن داربست تک جزئی کیتوسان به دلیل یونیزه شدن گروههای امین در محلول و محصولات ناشی از تخریب شدن کیتوسان می باشد. ولی با افزودن پلی وینیل پیرولیدون و همچنین کتیرا تغییرات PH افزایش یافته است. در سال ۲۰۱۶ داربستهای ساخته شده از کیتوسان/ پلی وینیل الکل/ متیل سلولز به روش خشک کردن انجمادی ثابت کردند با افزودن متیل سلولز به

تعداد گروههای هیدروفیل افزایش مییابد. داربست با بالاترین غلطت متیل سلولز (۸۷٪) بالاترین تخریب را در محلول هانک از خود نشان داد و در مدت یک هفته تخریبی برابر با ۳۹٪ داشت [۴۰]. در پژوهش دیگری که مطالعه بر روی داربستهای ترکیبی از دو پلیمر پلی لاکتیک اسید/ کتیرا با مقادیر مختلف صورت گرفت ثابت شد با بالا بردن درصد کتیرا به دلیل افزایش ویژگی هیدروفیلی داربست، تخریب داربست افزایش مییابد. وارد شبکه پلیمری میشود و همین مسئله باعث تسریع تخریب داربست میشود [۴۳]. محققان نشان دادند تخریب نانو فیبرهای کتیرا/ پلیوینیل الکل به نسبت نانو فیبرهای کتیرا/ پلیوینیل الکل/ پلی کاپرولاکتون به دلیل نفوذ راحت مولکولهای آب به داربست بیشتر است و نانو فیبرهای کتیرا/ پلیوینیل الکل/ برای بهبود نیاز دارند، انتخاب شدند [۲۶].



شکل (۶): نمودار تغییرات pH داربست ها در اثر تخریب تا روز ۱۴

۳-۵- نتایج آزمون مکانیکی طراحی داربست با خواص مکانیکی مناسب به منظور پایداری داربست پس از کاشت، جلوگیری از تخریب زودرس و هماهنگی سرعت تجزیه داربست با سرعت تولید بافت جدید مورد اهمیت است. نتایج آزمون برای تمامی داربستها در شکل

(۷) مشاهده می گردد. نتایج نشان داد که تمامی نمونه ها به علت نرمی فاقد ناحیه شکست میباشد. در بین تمامی نمونهها، داربست شاهد کیتوسان پایین ترین استحکام فشاری را داشت و با افزودن پليمر پليوينيل پيروليدون به كيتوسان و توليد داربست-های کامپوزیتی (کیتوسان/پلیوینیل پیرولیدون)، استحکام فشاری افزايش مىيابد. افزودن پليمر پلىوينيل پيروليدون به كيتوسان منجر به تقویت خواص مکانیکی کیتوسان شده که دلیل اصلی افزایش خواص مکانیکی را می توان به کاهش قابل توجه اندازه تخلخل ها نسبت داد [۴۰]. با افزودن کتیرا با نسبت های مختلف به داربست (کیتوسان/پلیوینیل پیرولیدون)، استحکام فشاری كاهش مى يابد كه با افزودن كيترا، درصد تخلخل داربست سهجزئى افزايش مىيابد و با افزايش درصد تخلخل استحكام فشاری کاهش مییابد. با افزودن کتیرا به داربست دوجزئی با نسبت (۲۵:۷۵) در مقایسه با دو نسبت دیگر (۵۰:۵۰) و (۷۵:۲۵)، درصد تخلخل كاهش مىيابد كه با كاهش درصد تخلخل، استحکام فشاری داربست افزایش می یابد و تنش آن حدود ۲/۲ مگا پاسکال می باشد که با داربست دوجزئی با تنش ۰/۲۷ مگا پاسکال تقریباً در حدود هم میباشد. با توجه به نمودار تنشهای تمام داربستها در کرنش ثابت ۵۵٪ ثبت شده است و مشاهده مى گردد داربست دوجزئى (كيتوسان/پلىوينيل پيروليدون) استحکام فشاری بیشتری را دارند و در داربست سهجزئی (كيتوسان/پلىوينيلپيروليدون) با نسبت (٢٥:٧۵) تقريباً استحكام فشاری بالایی دارد. نتایج نشان میدهد که افزودن کتیرا منجر به كاهش استحكام فشارى شده است و همچنين با مقايسه تحقيقات مشابه این نتیجه گیری ثابت می گردد. تحقیقاتی که توسط محققین بر روی نانوالیاف کتیرا/ پلی کاپرولاکتون انجام گردیده نشان داد با افزودن کتیرا به یلی کایرولاکتون سبب تضعیف خواص مکانیکی شده و این کاهش استحکام به دلیل خواص مکانیکی پایین پلیمر طبیعی کتیرا است [۴۴]. همچنین در مطالعه دیگری که بر روی نانوالیاف کتیرا و پلیمر PLGA بهدست آمده است نشان داد که با افزودن کتیرا به نانو فیبرهای PLGA بهطور

قابل توجه استحکام کششی نانو فیبر و نقطه شکست کاهش یافت [۴۵].



شکل (۷): نمودار تنش-کرنش داربستهای ساخته شده

۳-٦- اثر آنتی باکتریال داربستهای ساختهشده بر روی باکتری استافیلوکوک اورئوس و اشرشیاکلی

طي تحقيقات گذشته، کيتوسان با چسبيدن به ديواره سلول باکتری باعث تغییر نفوذپذیری غشا و بانفوذ به هسته باکتری باعث مهار سنتز RNA می شود که منجر به از بین رفتن باکتری می گردد [۴۶]. بار مثبت کیتوسان با DNA باکتری واکنش داده و از انتقال DNA و ترکیب پروتئین،ها جلوگیری میکند پس درنتیجه گروههای آمین کیتوسان، رشد باکتری اشتریشیاکلی را کاهش میدهد. گروه آمین کیتوسان با گروههای آنیونی سطح باکتری واکنش میدهد و نفوذپذیری سلول را تغییر میدهد [۴۷]. در شکل (۸) قطر هاله عدم رشد باکتری استافیلوکوک اورئوس و اشرشیاکلی در داربستهای ساخته شده مشاهده می گردد. در داربست کیتوسان خالص، هاله عدم رشد در محیط کشت باکتری استافیلوکوک اورئوس ۱۷ میلیمتر و در محیط کشت باکتری اشرشیاکلی ۱۵ میلیمتر اندازه گیری شد. قطر هاله عدم رشد در محیط کشت باکتری استافیلو کو ک اورئوس برای داربست کیتوسان/ پلیوینیل پیرولیدون ۲۴ میلیمتر و در محیط کشت باکتری اشرشیاکلی ۲۲ میلیمتر اندازه گیری شد و این افزایش قطر هاله عدم رشد به نسبت داربست کیتوسان خالص

دلیل برافزایش فعالیت آنتی باکتریایی داربست است و نتایج نشاندهنده خاصيت آنتي باكتريال پليوينيل پيروليدون است. قطر هاله عدم رشد در محیط کشت استافیلو کو ک اورئوس ایجادشده در داربست (کیتوسان/ پلیوینیل پیرولیدون) / کتیرا (۲۵:۷۵) حدود ۳۰ میلیمتر و بر روی اشرشیاکلی ۲۴ میلیمتر اندازه گیری شد. با افزودن کتیرا با خاصیت آنتی باکتریال ، فعالیت آنتی باكتريال بالاترى در مقايسه با داربست كيتوسان/ پلیوینیل پیرولیدون از خود نشان داد. با توجه به مطالعات گذشته فعاليت آنتي باكتريالي كتيرا اثبات شده است [۴۸]. قطر هاله عدم رشد داربست (کیتوسان/پلیوینیل پیرولیدون)/ کتیرا (۵۰:۵۰) در محيط كشت استافيلوكوك اورئوس ايجادشده در حدود ۳۲ میلیمتر و بر روی اشرشیاکلی ۲۶ میلیمتر اندازهگیری شد. همچنین نتایج نشان میدهد با افزایش نسبت کتیرا میزان قطر هاله افزایش می یابد. قطر هاله عدم رشد برای داربست (کیتوسان/ پلیوینیل پیرولیدون) / کتیرا به نسبت ۷۵:۲۵ در محیط کشت استافیلوکوک اورئوس ایجادشده در حدود ۳۹ میلیمتر و بر روی اشرشیاکلی ۳۸ میلیمتر اندازه گیری شد. نتایج نشان میدهد با افزایش نسبت کتیرا به داربست کیتوسان/ پلیوینیل پیرولیدون منجر به افزایش فعالیت آنتی باکتریال می شود. داربست (كيتوسان/ پلي وينيل پير وليدون)/ كتيرا (٧٥:٢٥) در بين تمامي داربستهای فوق با بالاترین قطر عدم هاله بهعنوان بهترین داربست در بین داربستهای فوق با خواص آنتی باکتریال مناسب انتخاب مي باشد. دار بست هاي كيتوسان/ پلي وينيل الكل/ متیل سلولز ساختهشده در سال ۲۰۱۶ فعالیت آنتی باکتریال در برابر باکتری های استافیلو کو ک اورئوس و اشرشیا کلی از خود نشان دادند. ثابت شد تمام داربستها با مقادیر مختلف متیل سلولز (۰، ۲۵، ۵۰ و ۷۵٪) فعالیت آنتی باکتریالی خوبی دارند و فعالیت به میزان باکتریواستاتیک برای E. coli و S. aureus به ترتیب بیش از ۸۰٪ و ۷۶٪ است و تفاوت معنیداری بین درصدهای مختلف وجود ندارد [۴۰]. همچنین در مطالعه نانوالیاف کامپوزیتی پلیوینیلالکل/ کتیرا با نسبتهای مختلف، فعالیت آنتی باکتریالی خود را در برابر باکتریهای گرم منفی

مانند استافیلوکوک ارئوس و سودوموناس آئروژینوزا ثابت کردند و نشان دادند با افزایش کتیرا در نانوالیاف فعالیت آنتی باکتریال افزایش مییابد [۲۷]. توسط محققان نانوالیاف پلیوینیل الکل/ عسل/ کیتوسان جهت ترمیم زخم ساخته شد و نتاج نشان داد با افزایش کیتوسان، خواص آنتی باکتریالی افزایش یافت [۴۹].



شکل (۸): تصویر عدم رشد باکتری بر روی داربستهای ساخته شده

tissue engineering using 3D bioprinting: an evolving research field", Journal of Plastic, Reconstructive & Aesthetic Surgery, Vol. 71, pp. 615-23, 2018.

- [3] N. A. Ismail, K. A. Amin & M. H. Razali, "Novel gellan gum incorporated TiO2 nanotubes film for skin tissue engineering", Materials Letters, Vol. 228, pp. 116-20, 2018.
- [4] Z. P. Rad, J. Mokhtari & M. Abbasi, "Fabrication and characterization of PCL/zein/gum arabic electrospun nanocomposite scaffold for skin tissue engineering", Materials Science and Engineering: C, Vol. 93, pp. 356-66, 2018.
- [5] A. L. Strong, M. W. Neumeister & B. Levi, "Stem cells and tissue engineering: regeneration of the skin and its contents", Clinics in Plastic Surgery, Vol. 44, pp. 635-50, 2017.

[۶] م. رفیعی نیا، ۱. یزدانی چم زینی، ب. موحدی و ح. صالحی، " سنتز و ارزیابی سمیت سلولی نانوالیاف شیشهی زیستی تهیه شده به روش الکتروریسی جهت ساخت داربست مهندسی بافت"، فرآیندهای نوین در مهندسی مواد، دوره ۹، شماره ۳، صفحه ۱۴۵–۱۵۴، پاییز ۱۳۹۴.

- [7] W. Ji, Y. Sun, F. Yang, J. van den Beucken, M. Fan, Z. Chen & J. Jansen, "Bioactive electrospun scaffolds delivering growth factors and genes for tissue engineering applications", Pharmaceutical Research, Vol. 28, pp. 1259-72, 2011.
- [8] J. Tan, C. K. Chua, K. Leong, K. Chian, W. Leong & L. Tan, "Esophageal tissue engineering: An in-depth review on scaffold design", Biotechnology and Bioengineering, Vol. 109, pp. 1-5, 2012.
- [9] Gharravi, M. Orazizadeh, M. Hashemitabar, K. Ansari-Asl, S. Banoni, A. Alifard & S. Izadi, "Status of tissue engineering and regenerative medicine in Iran and related advanced tools: Bioreactors and scaffolds", Journal of Biomedical Science and Engineering, Vol. 5, pp. 217, 2012.
- [10] F. Mohebichamkhorami & A. Alizadeh, "Skin Substitutes; an Updated Review of Products from Year 1980 to 2017", Journal of Applied Biotechnology Reports, Vol. 4, pp. 615-23, 2017.

در این تحقیق، داربست کامیوزیتی (کیتوزان/یلی وینیل يريروليدون)/كتيرا با نسبتهاي مختلف با روش خشك كردن انجمادی ساخته شد. نتایج بررسی میزان تخلخل نشان داد که درصد تخلخل با افزایش میزان یلیمرهای آبدوست یلی وینیل ييروليدون و كتيرا در ساختار داربست افزايش مي يابد. نتايج آزمون تخريب پذيري، تخريب كنترل شده داربست (كيتوسان/ يلي وينبل يبروليدون)/ كتبرا را نشان داد و درصد كاهش وزن داربست های ساخته شده با افزایش میزان کتیرا و پلیوینیل-پيروليدون افزايش يافت. عمده تخريب داربست هاي ساخته شده در ۷ روز اول اتفاق افتاد و پس از آن سرعت کاهش وزن كاهش بافته و به يك حد ثابت رسيده است. فعاليت آنتي باکتریال سه پلیمر کیتوسان، پلیوینیل پیرولیدون و کتیرا در برابر برابر پاکتری های اشر شیاکلی و استافیلو کو ک اور ئوس ثابت شد. نتايج آزمون آنتي باكتريال افزايش قطر هاله عدم رشد در محيط کشت استافیلو کو ک اورئوس و اشر شیاکلی را با افزودن کتیرا به داربست (كيتوسان/ يلي وينيل يير وليدون) نشان داد. زخم يوش های ساخته شده در این مطالعه به دلیل ساختار متخلخل با تخلخل های به هم مرتبط، خواص مکانیکی مطلوب و خاصیت آنتی باکتریال و تخریب پذیری مناسب می تواند به عنوان کاندیدی برای کاربرد در زخم پوش ها و داربست های مهندسی بافت مطرح باشد.

٥- تشکر و قدردانی نویسندگان از دانشگاه آزاد نجف آباد و دانشگاه صنعتی اصفهان تشکر و قدردانی می کنند.

٦- مراجع

٤- نتىجە گىرى

- M. Talikowska, X. Fu & G. Lisak, "Application of conducting polymers to wound care and skin tissue engineering: A review", Biosensors and Bioelectronics, Vol. 135, pp. 50-63, 2019.
- [2] S. P. Tarassoli, Z. M. Jessop, A. Al-Sabah, N. Gao, S. Whitaker, S. Doak & I. S. Whitaker, "Skin

- [20] N. Mahmoudi & A. Simchi, "On the biological performance of graphene oxide-modified chitosan/polyvinyl pyrrolidone nanocomposite membranes: In vitro and in vivo effects of graphene oxide", Materials Science and Engineering: C, Vol. 70, pp. 121-31, 2017.
- [21] R. Dastjerdi & M. Montazer, "A review on the application of inorganic nano-structured materials in the modification of textiles: focus on antimicrobial properties", Colloids and Surfaces B: Biointerfaces, Vol. 79, pp. 5-18, 2010.
- [22]E. Tavakkol, H. Tavanai, A. Abdolmaleki & M. Morshed, "Production of conductive electrospun polypyrrole/poly (vinyl pyrrolidone) nanofibers", Synthetic Metals, Vol. 231, pp. 95-106, 2017.
- [23] S. Abbasi & S. Rahimi, "Influence of conerntration, tempera ture, pH, and rotational speed on the flow behavior of iranian gum tragacanth (katira) solution", Iranian Journal of Food Science and Technology, Vol. 2, pp. 28-42, 2005.
- [24] R. Khajavi, S. H. Pourgharbi, A. Kiumarsi & A. Rashidi, "Gum tragacanth fibers from Astragalus gummifer species: effects of influencing factors on mechanical properties of fibers", Vol. 7, pp. 2861-2865, 2007.
- [25]E. Zare, P. Makvandi & F. Tay, "Recent progress in the industrial and biomedical applications of tragacanth gum", Carbohydrate Polymers, Vol. 212, pp. 450-467, 2019.
- [26]Z. Zarekhalili, S. Bahrami, M. Ranjbar-Mohammadi & P. B. Milan, "Fabrication and characterization of PVA/Gum tragacanth/PCL hybrid nanofibrous scaffolds for skin substitutes", International Journal of Biological Macromolecules, Vol. 94, pp. 679-90, 2017.
- [27] M. Ranjbar-Mohammadi, S. Bahrami & M. Joghataei, "Fabrication of novel nanofiber scaffolds from gum tragacanth/poly (vinyl alcohol) for wound dressing application: in vitro evaluation and antibacterial properties", Materials Science and Engineering: C, Vol. 33, pp. 4935-43, 2013.
- [28] J. Lett, M. Sundareswari, K. Ravichandran, B. Latha & S. Sagadevan, "Fabrication and

- [11]B. Bleasdale, S. Finnegan, K. Murray, S. Kelly & S. L. Percival, "The use of silicone adhesives for scar reduction", Advances in Wound Care, Vol. 4, pp. 422-30, 2015.
- [12] Chaudhari, K. Vig, D. Baganizi, R. Sahu, S. Dixit, V. Dennis, S. Singh & S. Pillai, "Future prospects for scaffolding methods and biomaterials in skin tissue engineering: a review", International Journal of Molecular Sciences, Vol. 17, pp. 1974, 2016.
- [13] D. Liang, B. S. Hsiao & B. Chu, "Functional electrospun nanofibrous scaffolds for biomedical applications", Advanced Drug Delivery Reviews, Vol. 59, pp. 1392-412, 2007.
- [14] Kara, S. Tamburaci, F. Tihminlioglu & H. Havitcioglu, "Bioactive fish scale incorporated chitosan biocomposite scaffolds for bone tissue engineering", International Journal Of Biological Macromolecules, Vol. 130, pp. 266-79, 2019.

[۱۵] ف. حیدری، ر. بازرگان لاری و م. بحرالعلوم، "ساخت و بررسی خواص نانوکامپوزیت طبیعی و زیست سازگار کایتوسن/مگنتیت"، فرآیندهای نوین در مهندسی مواد، دوره ۱۰، شماره ۳، صفحه ۲۵۶-۱۳۴۷، یاییز، ۱۳۹۵.

- [16] V. Balan & L. Verestiuc, "Strategies to improve chitosan hemocompatibility: A review", European Polymer Journal, Vol. 53, pp. 171-88, 2014.
- [17]F. Ghorbani, B. Kaffashi, P. Shokrollahi, E. Seyedjafari & А. Ardeshirylajimi, "PCL/chitosan/Zn-doped nHA electrospun nanocomposite scaffold promotes adipose derived cells adhesion and proliferation", stem Carbohydrate Polymers, Vol. 118, pp. 133-42, 2015.
- [18] V. Reyna-Urrutia, V. Mata-Haro, J. Cauich-Rodriguez, W. Herrera-Kao & J. Cervantes-Uc, "Effect of two crosslinking methods on the physicochemical and biological properties of the collagen-chitosan scaffolds", European Polymer Journal, Vol. 117, pp. 424-433, 2019.
- [19] V. Bühler, "Polyvinylpyrrolidone excipients for pharmaceuticals: povidone, crospovidone and copovidone", Springer Science & Business Media, 2005.

- [36] K. Kanimozhi, S. Basha & V. Kumari, "Processing and characterization of chitosan/PVA and methylcellulose porous scaffolds for tissue engineering", Materials Science and Engineering: C, Vol. 61, pp. 484-91, 2016.
- [37] O. Gryshkov, N. Klyui, V. Temchenko, V. Kyselov, A. Chatterjee, A. Belyaev, L. Lauterboeck, D. Iarmolenko & B. Glasmacher, "Porous biomorphic silicon carbide ceramics coated with hydroxyapatite as prospective materials for bone implants", Materials Science and Engineering: C, Vol. 68, pp. 143-52, 2016.
- [38]F. Ghorbani, B. Kaffashi, P. Shokrollahi, E. Seyedjafari & А. Ardeshirylajimi, "PCL/chitosan/Zn-doped nHA electrospun nanocomposite scaffold promotes adipose derived proliferation", stem cells adhesion and Carbohydrate Polymers, Vol. 118, pp. 133-42, 2015.
- [39] N. Johari, M. Fathi & M. Golozar, "Fabrication, characterization and evaluation of the mechanical properties of poly (ε-caprolactone)/nanofluoridated hydroxyapatite scaffold for bone tissue engineering", Composites Part B: Engineering, Vol. 43, pp. 1671-5, 2012.
- [40] K. Kanimozhi, S. Basha & V. Kumari, "Processing and characterization of chitosan/PVA and methylcellulose porous scaffolds for tissue engineering", Materials Science and Engineering: C, Vol. 61, pp. 484-91, 2016.
- [41]S. Talaei & A. Kiani, "Study on permeability of bionanocomposite film based on Tragacanth gum-Chitosan-Graphene oxide", Indian Journal of Fundamental and Applied Life Sciences, Vol. 5, pp. 25-31, 2015.
- [42] Q. Yao, W. Li, S. Yu, L. Ma & D. Jin, "Boccaccini AR, Liu Y. Multifunctional chitosan/polyvinyl pyrrolidone/45S5 Bioglass® scaffolds for MC3T3-E1 cell stimulation and drug release", Materials Science and Engineering: C, Vol. 56, pp. 473-80, 2015.
- [43] M. Ranjbar-Mohammadi, M. Prabhakaran, S. Bahrami & S.Ramakrishna, "Gum tragacanth/poly (l-lactic acid) nanofibrous scaffolds for application in regeneration of peripheral nerve damage",

characterization of porous scaffolds for bone replacements using gum tragacanth", Materials Science and Engineering: C, Vol. 96, pp. 487-95, 2019.

- [29] K. Zheng, P. Balasubramanian, T. Paterson, R. Stein, S. MacNeil, S. Fiorilli, C. Vitale-Brovarone, J. Shepherd & A. Boccaccini, "Ag modified mesoporous bioactive glass nanoparticles for enhanced antibacterial activity in 3D infected skin model", Materials Science and Engineering: C, Vol. 103, pp. 109764, 2019.
- [30] Nada, A. E. L. Aref & S. Sharaf, "The synthesis and characterization of zinc-containing electrospun chitosan/gelatin derivatives with antibacterial properties", International Journal of Biological Macromolecules, Vol. 133, pp. 538-44. 2019.
- [31] M. Ranjbar-Mohammadi, S. Rabbani, S. Bahrami, M. Joghataei & F. Moayer, "Antibacterial performance and in vivo diabetic wound healing of curcumin loaded gum tragacanth/poly (εcaprolactone) electrospun nanofibers", Materials Science and Engineering: C, Vol. 69, pp. 1183-91, 2016.
- [32]Grenha, "Chitosan nanoparticles: a survey of preparation methods", Journal of Drug Targeting, Vol. 20, pp. 291-300, 2012.
- [33] P. Sankar, G. Rajmohan & M. Rosemary, "Physico-chemical characterisation and biological evaluation of freeze dried chitosan sponge for wound care", Materials Letters, Vol. 208, pp. 130-2, 2017.
- [34] M. Peter, N. Ganesh, N. Selvamurugan, S. Nair, T. Furuike, H. Tamura & R. Jayakumar, "Preparation and characterization of chitosan– gelatin/nanohydroxyapatite composite scaffolds for tissue engineering applications", Carbohydrate Polymers, Vol. 80, pp. 687-94, 2010.

[۳۵] ا. کدخدائیان حمید، ا. سلاطی و م. انصاری، "استفاده از مهندسی بافت پوست به منظور دستیابی به روشی نوین جهت ساخت یک جایگزین پوستی با استفاده از تثبیت کیتوسان و ژلاتین بر روی فیلم سیلیکونی"، مجله علمی دانشگاه علوم پزشکی کردستان، شماره ۶، صفحه ۸۸–۷۲ زمستان ۱۳۹۷.

- [11] Furrier transfer infrared
- [12]Potassium Bromide

Carbohydrate Polymers, Vol. 140, pp. 104-12, 2016.

- [44] M. Ranjbar-Mohammadi & S. Bahrami, "Development of nanofibrous scaffolds containing gum tragacanth/poly (ε-caprolactone) for application as skin scaffolds", Materials Science and Engineering: Vol. 48, pp. 71-9, 2015.
- [45] M. Ranjbar-Mohammadi, M. Zamani, M Prabhakaran, S. Bahrami & S. Ramakrishna, "Electrospinning of PLGA/gum tragacanth nanofibers containing tetracycline hydrochloride for periodontal regeneration", Materials Science and Engineering: C,Vol. 58, pp. 521-31, 2016.
- [46] R. Jayakumar, M. Prabaharan, S. Nair, S. Tokura, H. Tamura & N. Selvamurugan, "Novel carboxymethyl derivatives of chitin and chitosan materials and their biomedical applications", Progress in Materials Science, Vol. 55, pp. 675-709, 2010.
- [47] B. Bai, "Electrospun chitosan nanofibers for virus removal", 2012.
- [48] M. Ranjbar-Mohammadi, S. Rabbani, S. Bahrami, M. Joghataei & F. Moayer, "Antibacterial performance and in vivo diabetic wound healing of curcumin loaded gum tragacanth/poly (εcaprolactone) electrospun nanofibers", Materials Science and Engineering: C, Vol. 69, pp. 1183-91, 2016.
- [49] W. Sarhan & H. Azzazy, "High concentration honey chitosan electrospun nanofibers: biocompatibility and antibacterial effects", Carbohydrate Polymers, Vol. 122, pp. 135-43, 2015.

۷- یی نوشت

- [1] Extra Cellular Matrix
- [2] Chitosan
- [3] Polyvinylpyrrolidone
- [4] Gum Tragacanth
- [5] Bassorin
- [6] Tragacanthin
- [7] Glutaraldehyde
- [8] Staphyloroccos aureus
- [9] Escherichia coli
- [10] Scanning electron microscop

Fabrication and evaluation of (chitosan / poly-vinyl-pyrrolidone) scaffold properties containing gum tragacanth by freeze-drying method

Hamed Ghomi^{1, *}, Azadeh Sepyani², Marjan Mirhaj³

1- Assistant Professor, Advanced Materials Research Center, Department of Materials Engineering, Najafabad Branch, Islamic Azad University, Najafabad, Isfahan, Iran

2- MsC, Tissue Engineering, Najafabad Branch, Islamic Azad University, Najafabad, Isfahan, Iran

3- MsC, Medical Engineering, Yazd Branch, Islamic Azad University, Yazd, Iran *Corresponding Author: hamed.ghomi@ma.iut.ac.ir

Abstract

Chitosan as a component of the extracellular matrix is extensively investigated for preparation of porous scaffolds for tissue engineering. In this study, chitosan and (chitosan/polyvinylpyrrolidone) scaffolds as control and (chitosan/polyvinylpyrrolidone) / tragacanth composite scaffolds with 25:75, 50:50, and 75:25 ratios were fabricated by the freeze-drying method. The effect of tragacanth on the structural and antibacterial properties of the samples was evaluated. Surface morphology, mechanical properties, porosity and functional groups on the surface of the samples were evaluated by scanning electron microscopy (SEM), compressive strength test, and FTIR. The results showed the porosity of scaffolds with tragacanth increased in comparison to scaffolds without tragacanth. Biodegradable behavior of the scaffolds was examined by retaining the samples in phosphate buffer solution (PBS) for 14 days and the results showed an increase in the degradation of the (chitosan/polyvinylpyrrolidone) / tragacanth scaffold with the ratio of 75:25. The results showed decreased growth of E.coli and Staphylococcus aureus bacteria in the presence of three-component scaffold with tragacanth. Therefore, according to the results of this study, tragacanth containing scaffolds improve antibacterial properties.

Keywords: Skin Tissue Engineering, Chitosan, Gum Tragacanth, Escherichia Coli, Staphyloroccos Aureus.

Journal homepage: ma.iaumajlesi.ac.ir

Please cite this article using:

Hamed Ghomi, Azadeh Sepyani, Marjan Mirhaj, Fabrication and evaluation of (chitosan / poly-vinyl-pyrrolidone) scaffold properties containing gum tragacanth by freeze-drying method, New Process in Material Engineering, 2020, 14(1), 27-43.