

## داربست‌های ضد میکروبی کتیرا جهت مراقبت زخم در شرایط مرطوب

رامین خواجهی<sup>۱</sup>، مریم حاج ملکی<sup>۲</sup>، فرهاد شاه‌میرزاوی آشتیانی<sup>۳</sup>، طبیه تولیت<sup>۴</sup>، مرتضی ستاری<sup>۵</sup>،  
محمد میرجلیلی<sup>۶</sup>

<sup>۱</sup> استادیار، گروه مهندسی نساجی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران جنوب

<sup>۲</sup> کارشناس ارشد مهندسی نساجی، شیمی نساجی و علوم الیاف، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات

<sup>۳</sup> کارشناس ارشد مهندسی نساجی، شیمی نساجی و علوم الیاف، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد بزد

<sup>۴</sup> دانشیار، گروه فارماسیوتیکس، دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی تهران

<sup>۵</sup> دانشیار، گروه باکتری شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس

<sup>۶</sup> استادیار، گروه مهندسی نساجی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد بزد

### چکیده

**سابقه و هدف:** وجود ماده ضدبacterی در شیشه هیدروکلوفیلیدی می‌تواند از بروز عفونت احتمالی زخم جلوگیری نماید. کتیرا با خواصی نظیر جذب رطوبت و ایجاد هیدروکلوفئید و نگهداری و رهایش دارو پتانسیل بالایی را در این زمینه نشان می‌دهد. لذا هدف در این تحقیق معرفی پاسمانی داریستی از کتیرا جهت مراقبت زخم در شرایط مرطوب با توانایی رهایش دارو به صورت توانمن بود.

**روش بررسی:** در این مطالعه تجربی، پودر کتیرا از گون ایرانی گونه *Astragalus Gossypinus* انتخاب گردید. از پودر کتیرا و آنتی بیوتیک آمینوگلوكوزیدی (جنتامایسین) محلول‌هایی تهیی شدند و با روش لیوفیلیزاسیون به داریستی از نانو الیاف تبدیل گردید. ساختار و گروه‌های عاملی نمونه‌ها با دیفراکسیون اشعه X و طیف سنجی مادون قرمز مشخص گردیدند. مورفو‌لوژی و سنجش اثر ضد میکروبی آنها بترتیب با مشاهده تصاویر میکروسکوپ الکترونی پویشی و اندازه‌گیری هاله عدم رشد صورت پذیرفت.

**یافته‌ها:** جنتامایسین در محلول کتیرا بخوبی حل گردید و محلول حاصله پس از لیوفیلیزاسیون به داریستی از الیاف در محدوده قطری  $300\text{ nm}$  تا  $2\text{ }\mu\text{m}$  تبدیل گردید. داریست‌های کتیرا خواص ضدبacterی قابل قبولی از خود نشان دادند. رطوبت بازیافتی الیاف کتیرا پس از لیوفیلیزاسیون در حدود ۵۰٪ کمتر شد که با نتایج طیف سنجی مادون قرمز تطبیق داشت.

**نتیجه‌گیری:** داریست‌های کتیرای حاوی جنتامایسین قادرند به واسطه جذب ترشحات زخم و رهایش دارو جهت ترمیم زخم در محیط مرطوب به کار روند و از عفونت احتمالی زخم ممانعت نمایند.

**واژگان کلیدی:** کتیرا، پاسمان‌های مرطوب، داریست، جنتامایسین، لیوفیلیزاسیون.

### مقدمه

کتیرا پلیمری طبیعی است که از تراوه نوعی گون "Astragalus" به دست می‌آید (۱). این پلیمر مخلوطی

پیچیده از پلی‌ساکاریدهای محلول و نامحلول در آب به همراه مقادیر کمی پروتئین، نشاسته و مواد سلولزی است. حدود ۶۰ تا ۷۰ درصد وزن کتیرا را اسید تراگاکانتیک یا باسورین تشکیل می‌دهد که به صورت مخلوطی از نمک‌های  $\text{Ca}^{2+}$  و  $\text{Mg}^{2+}$  و  $\text{K}^+$  وجود داشته و نامحلول در آب است. قسمت خنثی در کتیرا تراگاکانتین نام دارد که محلول در آب می‌باشد (۱-۳). از کتیرا در صنایع مختلفی بهره برده شده است، به

آدرس نویسنده مسئول: تهران، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران جنوب، دانشکده فنی و مهندسی، دکتر

رامین خواجهی

(email: khajavi@azad.ac.ir)

تاریخ دریافت مقاله: ۱۳۹۱/۸/۸

تاریخ پذیرش مقاله: ۱۳۹۲/۲/۱

اصفهان، ایران و پودر خالص جنتامايسین از شرکت داروسازی داروپخش تهران، ایران تهیه گردید و کلیه مواد دیگر نظری محیط کشت Nutrient Agar از شرکت مرک آلمان خردباری Vaco5 شدند. دستگاه های لیوفیلایزر مدل Zirbus\_technology\_GmbH (Zirbus\_technology\_GmbH)، انوکلاو (ابزار پزشکی کاوش)، انکوباتور مدل LAB - LINE (4628) جهت برآورد خاصیت ضدباکتری داربستها و دستگاه های تفرق اشعه ایکس "XRD" مدل D5000 (Siemens) جهت برآورد میزان تبلور نمونه ها، طیف سنجی مادون قرمز "FTIR" مدل IFS\_66/S (BRUKE) جهت تشخیص گروه های عاملی و آرایش یافته و میکروسکوپ الکترونی پویشی (SEM) مدل ZEISS DSM 940 استفاده قرار گرفتند.

#### تهیه محلول ها و داربست کتیرا

ابتدا ناخالصی های صمغ کتیرا جدا شدند و با استفاده از دستگاه آسیاب آزمایشگاهی به صورت پودر در آمدند. دو محلولی از کتیرا با غلظت یک درصد وزنی/وزنی با آب مقطر تهیه گردید و به یکی از آنها پودر جنتامايسین (۲۰ mg/۱۰۰ ml) افزوده شد. از هر دو محلول مقدار ۱۰ g در پلیت های مخصوص به قطر ۵ cm ریخته شد و پس از انجام دارکلریز در دمای ۱۰-۱۰ درجه سانتی گراد در داخل محفظه دستگاه لیوفیلایزر قرار داده شد و تحت دمای ۷۰°C-۷۰°C سانتی گراد به مدت شش ساعت قرار گرفت.

#### pH اندازه گیری

داربست ۱٪ کتیرا با آب کاملاً هیدراته گردید و با استفاده از دستگاه pH meter مقدار pH تعیین گردید.

#### روش تعیین رطوبت بازیافته

در این روش در ابتدا وزن نمونه با استفاده از یک ترازوی دیجیتالی دقیق اندازه گیری شد. آنگاه نمونه پس از قرار گرفتن در آون خشک گردیده و تحت توزین مجدد قرار گرفت. جهت اندازه گیری رطوبت بازیافته حاصل، از رابطه (۱) استفاده گردید.

$$R \% = \frac{(M1-M2)}{M1} \times 100 \quad (1)$$

در این رابطه M1 وزن نمونه قبل از خشک شدن و M2 وزن نمونه بعد از قرار گرفتن در آون و در حالت خشک است.

عنوان مثال در پژوهشی از کتیرا در ساخت پماد جهت بهبود زخم در الگوی حیوانی (۴) و در تهیه موسیلاژ برای درمان زخم های سوختگی (۵)، و در صنایع غذایی به عنوان نگهدارنده و نرم کننده استفاده گردیده است (۶).

تا به امروز پانسمان های متفاوتی بر پایه مواد پلیمری طبیعی و مصنوعی جهت مراقبت از زخم، عرضه شده اند که پانسمان های هیدروکلوفیدی که در سال ۱۹۶۰ عرضه گردیده اند از مهم ترین آنها محسوب می شوند. این نوع پانسمان ها که در روش های درمانی مرتبط بزخم سیار کاربرد دارند، می توانند با جذب رطوبت و بستن آن محیط ایده آلی جهت ترمیم زخم از نظر رطوبتی و دمایی ایجاد نمایند (۷).

این نوع پانسمان ها بیشتر در زخم های سطحی با ترشح کم کاربرد دارند (۸) و به دو دسته بسته (Occlusive) و یا نیمه بسته (Semi-Occlusive) تقسیم می گردند که در مقایسه با پانسمان های رایج باز (Non-Occlusive) از مزایای زیادی برخوردارند. تفاوت این دو دسته بسته و نیمه بسته در آن است که در پانسمان نیمه بسته امکان خروج آب به صورت بخار وجود دارد.

از پانسمان های تجاری هیدروکلوفیدی عرضه شده به بازار می توان پانسمان DuoDERM® شرکت Cnvatec (آمریکا) را نام برد که بافت هیدروکلوفیدی آن از شبکه ای شامل سدیم کربوکسی متیل سلوژ (CMC)، پکتین و ژلائین تشکیل شده است و در تقسیم بندی نیمه بسته (Semi-occlusive) قرار می گیرد. این لایه امکان تبخر ترشحات زخم را فراهم ساخته و از سوی دیگر اجازه نفوذ اکسیژن را به سطح زخم نمی دهد و باعث التیام زخم می گردد (۹).

صمغ کتیرا توانایی جذب آب بالا و تشکیل هیدروکلوفید را دارد، اما به دلیل سختی و شکننده گی ذاتی آن و همچنین زمان طولانی تشکیل هیدروکلوفید و ژل، امکان استفاده از آن به صورت معمول و فیلم جهت پانسمان هیدروکلوفیدی وجود ندارد. در این تحقیق، هدف تولید داربست های نانوالیافی از این پلیمر به جهت رفع موانع ذکر شده است. علاوه بر آن ماده ای ضد باکتری نیز به داربست نانو یافی کتیرا افزوده شد تا از عفونت احتمالی زخم نیز طی دوره درمان جلوگیری شود.

#### مواد و روشهای

مطالعه به روش تجربی صورت گرفت. کتیرای سفید درجه یک و مفتولی حاصل از صمغ گون مرغوب ایرانی گونه Astragalus\_gossypinus از موسسه تحقیقات کشاورزی

به قطر ۶ mm "دیسکهای اصلی" از نمونه‌های مورد نظر جدا شدند. جهت تهیه سوسپانسیون میکروبی به کمک آنس، ۳ تا ۴ کلونی خالص از کشت ۲۴ ساعته میکروب مورد نظر (جدول ۱) برداشته شد و در داخل لوله حاوی سرم فیزیولوژی استریل حل گردید تا کدورتی به اندازه‌ی کدورت لوله استاندارد ۵/۰ مک فارلنده ب دست آمد. سواب استریل آغشته به سوسپانسیون میکروبی آب‌کشی گردید (فسار دادن سواب به کناره لوله) و محیط‌های کشت بصورت چمنی (سه بار در حالت زاویه ۶۰ درجه) کشت داده شدند. دیسکهای آنتی بیوگرام با کمک پنس روی این محیط‌های انتقال یافتند و به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۵ درجه سانتی‌گراد در داخل انکوباتور قرار گرفتند. قطر هاله ایجاد شده با خط‌کش بر حسب میلی‌متر اندازه‌گیری و عدد به دست آمده به عنوان قطر هاله گزارش گردید.

### یافته‌ها

درمان زخم فرآیندی پیچیده و متاثر از عوامل درونی و بیرونی متفاوتی است. یکی از این عوامل تاثیر گذار pH است که می‌تواند بر روی بسیاری از عوامل دیگر نظیر آزادسازی اکسیژن، رگزایی، فعالیت پروتئاز و سمیت باکتریایی تاثیر بگذارد. به عنوان مثال pH در زخمهای مزمن دیرعلاج قلیایی است و ثابت شده است که درمان در محیط اسیدی بهتر انجام می‌گیرد. اندازه‌گیری pH داربست‌های حاصله نشان داد که داربست‌ها دارای شرایط اسیدی برابر ۵/۳۵ بودند که می‌توانند محیط مناسبی را جهت ترمیم زخم ایجاد نمایند.

طیف تفرق اشعه ایکس پودر کتیرا (شکل ۱) دارای پیک شارپی نیست که نشان دهنده عدم وجود کریستال در این پلیمر است. ولی همان گونه که مشاهده می‌شود پیک پهنه‌ی در محدوده ۲۰ بین ۲۰ تا ۲۵ درجه به چشم می‌خورد که می‌تواند مربوط به مناطق شبکه کریستالی در این پلیمر باشد. این مناطق می‌توانند مربوط به کریستالی شدن قسمت‌هایی از کتیرا نظیر تراگاکانتیک اسید باشد. جالب است که با تبدیل شدن به فرم داربست این مناطق محو می‌گردد (شکل ۱) و از آنجایی که مناطق کریستالی جز در سطوحشان توانایی جذب آب را ندارند، اضمحلال (از هم پاشیدن) این مناطق منجر به افزایش پتانسیل جذب آب در پلیمر کتیرا می‌شود. از طرف دیگر طیف تفرق اشعه ایکس داربست کتیرا حامل جنتامایسین هیچگونه تفاوت مشهودی با داربست بدون دارو نداشت که نشان می‌دهد دارو تاثیری بر ساختار کریستالی کتیرا نداشته و تجمعات کریستالی تشکیل نشده‌اند.

### سنجدش فعالیت ضد میکروبی

از محیط کشت Nutrant Agar جهت رشد باکتری‌ها استفاده گردید. مقدار ۲۸ g از پودر Nutrant Agar در یک لیتر آب مقطر داخل اrlen ریخته شد ودهانه آن توسط تنظیف مسدود گردید تا از ورود میکروب‌ها به داخل محیط کشت جلوگیری شود و به آن حرارت داده شد. در اثر حرارت محلول محیط کشت جوش آمد و رنگ کدر شیری آن به رنگ شفافی تبدیل گردید. آنگاه اrlen به داخل اتوکلاو انتقال داده شد و در حرارت ۱۲۱ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۵-۲۰ دقیقه استریل گردید تا کلیه میکروب‌های آن از بین بروند. پس از خنک شدن محلول (به مدت ۲۰ دقیقه در دمای محیط) به هر پتري دیش به مقدار ۲۰-۳۰ ml از محلول شفاف محیط کشت افزوده گردید و پس از ۱۵ دقیقه که بصورت ژلاتینی درآمدند به یخچال انتقال داده شدند تا در زمان مناسب مورد استفاده قرار بگیرند.

### ساخت محلول نیم مک فارلنده

۹/۹۵ میلی‌لیتر از محلول اسید سولفوریک ۱٪ و ۰/۰۵ میلی‌لیتر باریم کلراید ۱/۱۷۵٪ به آرامی با یکدیگر محلوط شدند و درب لوله با پارافیلم بسته گردید. باریم سولفات رسوب کرده و کدورتی ایجاد می‌کند که جهت مقایسه غلطی با سوسپانسیون‌های میکروبی به کار می‌رود.

جدول ۱- سویه‌های استفاده شده جهت سنجش اثر ضد میکروبی داربست کتیرا

نام سویه	شماره سویه
استافیلوكوکوس اورئوس	ATCC 25923
اشرشیا کولی	ATCC 25922
انتروکوکوس فکالیس	ATCC 33186
کاندیدا آلبیکنس	PTCC 50-27
اشرشیا کولی	K12
سالمونلا پاراتایفی B	بالینی
باسیلوس سرثوس	ATCC 9634
سودموناس آبرئوزینورا	ATCC 8821M
سودموناس آبرئوزینورا	بالینی
کلبسیلا پنومونیه	ATCC 13883

### تعیین قطر هاله عدم رشد

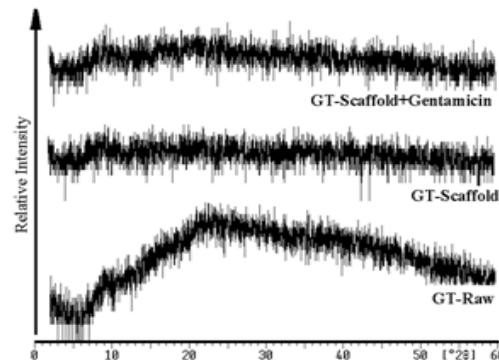
بررسی اثر ممانعی نمونه‌ها با آزمایش Anti.biogram و روش Disk\_Diffusion انجام پذیرفت. به وسیله پانچر دیسک‌های گرد

در طیف جنتامايسین خالص، پیک‌ها در نواحی  $764\text{cm}^{-1}$  و  $1619\text{cm}^{-1}$  مربوط به گروه‌های N-H آمین موجود در جنتامايسین بود که به طیف کتیرای حاوی جنتامايسین نیز انتقال می‌یافتد. وجود پیک در ناحیه  $2971\text{cm}^{-1}$  مربوط به گروه‌های هیدروکسیل کششی است که در طیف کتیرای حاوی جنتامايسین محو می‌گردد. این موضوع می‌تواند مربوط به تعاملات هیدروکسیل گروه‌های کربوکسیلیک اسیدهای کتیرا با داروی جنتامايسین باشد. تعاملات دارو با ماتریس پلیمر می‌تواند باعث رهایش تدریجی و کنترل شده دارو شود که نیاز به اندازه‌گیری جنتامايسین از هیدروکلوریک کتیرا در طول زمان دارد.

شکل ۳ تصاویر میکروسکوپ الکترونی پویشی ساختار شبکه‌های داربسته‌های هیدروکلوریک را نشان می‌دهد. تصاویر میکروسکوپی هیچ گونه تفاوت مشهودی را بین داربست کتیرا و داربست کتیرای حاوی جنتامايسین نشان ندادند. لذا صرفاً تصاویر داربست حاوی جنتامايسین آورده شده است. داربست‌ها ساختاری مشبک سه بعدی نظیر کندوی زنبور عسل داشتند. این ساختار دارای منافذ فراوانی است که اندازه و میزان تراکم لایه می‌تواند تعیین کننده خاصیت ممانعی داربست و نوع پانسمان تولیدی از نظر بسته بودن (occlusive) یا نیمه‌بسته بودن (Semi-occlusive) باشد.

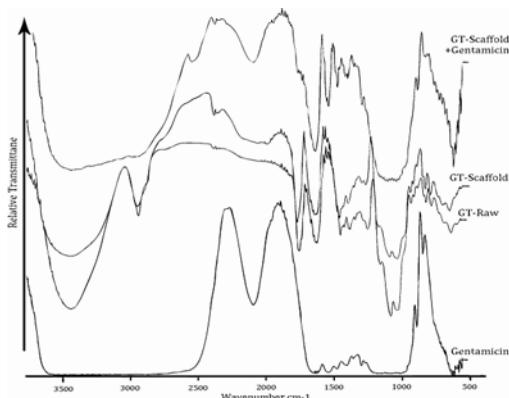
داربست‌های تهیه شده در این تحقیق دارای میانگین وزن در متر مربعی معادل  $40/85\text{g}$  و اندازه منافذ در تک لایه داربست کمتر از  $50\mu\text{m}$  بودند. کنترل اندازه منافذ می‌تواند با تغییر غلظت کتیرا انجام پذیرد که احتمال می‌رود با بالا رفتن آن (افزایش ماده جامد محلول) اندازه منافذ کاهش یابد که میزان تاثیر غلظت بر روی اندازه منافذ نیاز به بررسی دارد. شکل ۳ همچنین نشان دهنده الیاف فوق طریف و نانوی تولید شده در داربست بود. کتیرا در حالت معمول بسیار سخت و شکننده است و دارای انعطاف لازم نیست. لذا نباید نمودن فرم فیزیکی آن به صورت الیاف از مقاومت خمشی آن کاسته می‌شود. از آنجایی که افت مقاومت خمشی نسبت به کاهش قطر با توان دو انجام می‌گیرد، لذا در الیاف نانو و داربست حاصله از آن انعطاف‌پذیری به مقدار قابل ملاحظه‌ای ارتقا می‌یابد (شکل ۳).

جدول ۲ نتایج قطرهای عدم رشد را برای سویه‌های مختلف نشان می‌دهد. داربست کتیرای خالص هیچ گونه هاله عدم رشدی را در مقابل میکروب‌های مورد آزمایش (جدول ۱) نشان نداد. در حالی که داربست‌های حاوی داروی جنتامايسین از خود هاله عدم رشد نشان دادند که تایید کننده قابلیت رهایش دارو از داربست (یا ماتریس) کتیرا است.



شکل ۱- طیف XRD پودر کتیرا (GT)، داربست (Genamicin + GT-Scaffold) و داربست حاوی (GT-Scaffold+Gentamicin)

طیف سنتجی مادون قرمز پودر کتیرا وجود گروه‌های آب‌دوست هیدروکسیل (OH) را در طول موج  $3434\text{cm}^{-1}$  نشان داد (شکل ۲). گروه‌های هیدروکسیل کششی کربوکسیلیک اسیدها نیز در بین فاصله  $3000\text{cm}^{-1}$  تا  $2500\text{cm}^{-1}$  مشهود بودند. در طیف داربست کتیرا، گروه‌های هیدروکسیل (OH) در محدوده  $3434\text{cm}^{-1}$  مشخص بودند. در مقایسه با طیف پودر کتیرا مشاهده می‌گردد (شکل ۲) که پیک گروه‌های هیدروکسیل O-H کتیرای خام پهن‌تر است که می‌تواند نشان دهنده فراوانی بیشتر گروه‌های هیدروکسیل نامنظم در کتیرای پودری باشد. به عبارتی، نظم این گروه‌ها بیشتر شده است که می‌تواند به علت آن باشد که زنجیرهای پلیمری کتیرا از محیط ریقیق‌تری نسبت به صمغ کتیرا تجمع یافته‌اند و به شکل الیاف درآمده‌اند. این موضوع به واسطه نتایج رطوبت محتوی که کاهش حدود ۵۰ درصدی را در فرم داربست نشان می‌دهند تایید می‌گردد. با مقایسه طیف کتیرای داربستی با همتای خود به همراه جنتامايسین مشاهده می‌گردد که وجود دارو در داربست باعث تغییراتی در طیف گردیده است (شکل ۲).

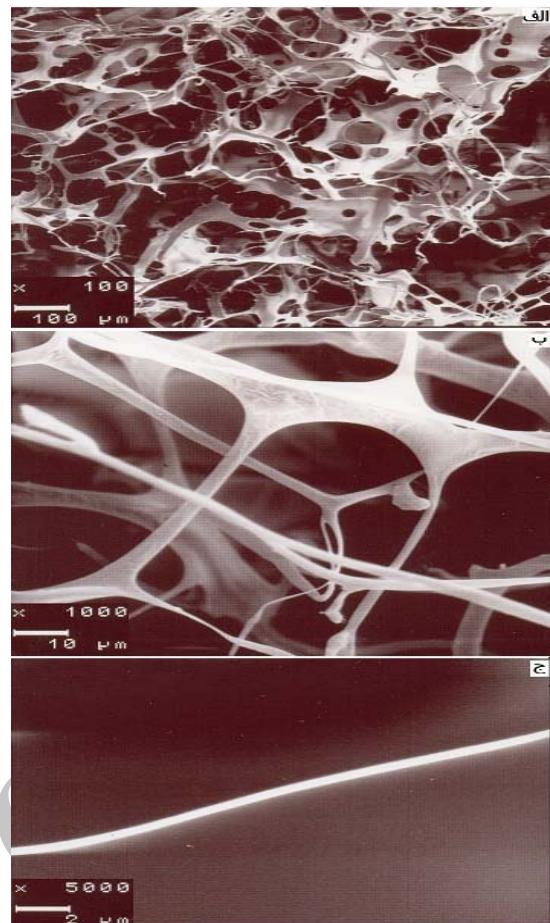


شکل ۲- طیف‌های مادون قرمز جنتامايسین، پودر کتیرا، داربست کتیرا و داربست کتیرای حاوی جنتامايسین.

## بحث

مشاهده گردید که با تبدیل کتیرا به فرم داربستی از نانو الیاف می‌توان از شکنندگی و سختی این الیاف کاست و از سوی دیگر زمان جذب آب آنها را به واسطه افزایش سطح ارتفا داد. تصاویر تفرق اشعه ایکس نشان دادند که با این تبدیل تجمعات شبه کریستالی کتیرا محو می‌گردد. احتمال می‌رود این تجمعات در نتیجه غلظت بالای پلیمر کتیرا در صفحه که منجر به هسته‌زایی گردیده شکل گرفته باشند. طیف سنجی مادون قرمز وجود تعاملاتی را بین کتیرا و داروی جنتامایسین نشان دادند که نوع این تعامل مشخص نیست، اما می‌تواند بین گروه‌های هیدروکسیل دارو و گروه‌های هیروکسیل موجود در کربوکسیلیک اسیدهای کتیرا باشد. از این موضوع می‌توان جهت کنترل رهایش (رهایش تدریجی و تنظیم پروفایل آزادسازی) این پانسمان استفاده نمود. این تعاملات با توجه به تصاویر تفرق اشعه ایکس بر روی ساختار آمورف تاثیری نمی‌گذارند. پودر کتیرا گروه‌های هیدروکسیل غیرآرایش یافته یا نامنظم نسبت به داربست کتیرا دارد که این نظم با کاهش حدود ۵۰٪ رطوبت بازیافتی تایید می‌گردد. صفحه کتیرا پس از لیوفلیزاسیون تبدیل به داربستی از الیاف ظریف و فوق ظریف می‌شود که نازکی / قطر بیشتر الیاف بین ۳۰۰ nm تا ۲  $\mu\text{m}$  متغیر است (شکل ۳).

سوش‌های میکروبی مورد استفاده در این مطالعه از سوش‌هایی بودند که در عفونت‌های متعاقب زخم‌های سوختگی درجه ۲ به وجود می‌آیند. از جمع میکروارگانیسم‌هایی که انتخاب گردیدند یک سری میکروارگانیسم‌ها از نمونه‌های بالینی گرفته شدند که برخی از آنها به دلیل مقاومت بالایی که داشتند، دارو رویشان بی‌اثر بود. نتایج نشان دادند که بیشترین حساسیت مربوط به باکتری‌های استافیلوکوکوس اورئوس (ATCC25923) و باسیلوس سرئوس (ATCC9634) به ترتیب با قطر هاله‌های ۳۱ و ۳۰ میلی‌متر می‌باشد. البته داربست در برابر سویه سودوموناس بالینی اثر ضد میکروبی از خود نشان نداد و باکتری نسبت به دارو مقاوم بود. می‌توان نتیجه گرفت که داربست کتیرا پس از قرار گرفتن روی زخم علاوه بر جذب ترشحات زخم به دلیل خاصیت بالای جذب آب می‌تواند ب واسطه رهایش دارو از عفونت احتمالی زخم جلوگیری نموده و نگرانی ناشی از ایجاد عفونت در پانسمان‌های غیر باز را کاهش دهد. این موضوع به همراه pH اسیدی و جلوگیری از خشک شدن زخم باعث تسريع بهبود خواهد شد.



شکل ۳- تصاویر داربست کتیرا حاوی جنتامایسین با بزرگنمایی:  
الف. X100 ، ب. X1000 و یکی از نانو الیاف داربست کتیرا با  
بزرگنمایی X5000

جدول ۲. قطر هاله عدم رشد داربست‌های کتیرا در مقابل سویه‌های مختلف.

نام سویه	قطر هاله داربست حاوی جنتامایسین (mm)
استافیلوکوکوس اورئوس	۳۱
اشرشیا کولی(ATCC 25922)	۲۶
انتروکوک فکالیس	۲۱
کاندیدا آلبیکنس	۱۴
اشرشیا کولی(K12)	۱۶
ساملونلا پاراتایفی	۱۸
باسیلوس سرئوس	۳۰
سودوموناس آپرتوژنوزا	۱۹
سودوموناس آپرتوژنوزا بالینی	.
کلیسیلا پنومونیه	۱۸

در انتهای پژوهشگران بر خود واجب می‌دانند از زحمات و راهنمایی‌های ارزشمند استاد فقید گرانقدر جناب آقای دکتر مرتضی ستاری که در زمان حیات خود ایشان را در اجرای این مهم‌یاری نمودند، کمال تشکر و قدردانی خود را ابراز داشته و از درگاه ایزد منان علو درجات را برایشان طلب نمایند.

با توجه به مطالب گفته شده احتمال می‌رود داربست‌های تولید شده بتوانند به عنوان پانسمان برای زخم‌های سوختگی درجه ۲ استفاده شوند.

## تشکر و قدردانی

### REFERENCES

1. Abbasi S, Rahimi S. Influence of concentration, temperature, pH and rotational speed on the flow behavior of Iranian gum Tragacanth (Katira) solution. IJFST 2006; 2: 42-49. [In Persian]
2. Khajavi R, Mousavi pourgharabi SH, Kiumasi A, Rashidi A. Gum tragacanth fiber from astragalus gummifer species: effect of influencing factor on mechanical properties of Fiber. J Appl Sci 2007; 7:2861-65.
3. Raymond CR., Poul JS, Poul JW, editors. Hand Book of Pharmaceutical Excipients .4<sup>nd</sup> ed. London: Pharmaceutical Press; 2003.
4. Hojjati H, Kazemi K, Tanideh N, Sivani E. The effect of egg yolk gum tragacanth ointment on wound healing: an experimental study on rabbits. Journal of Medical Research 2003; 2: 15-17. [ In Persian]
5. Moghbel A, Naji M. Design and Formulation of tragacanth dressing bandage for burn. Journal of Medical Research 2008; 7:23-27. [ In Persian]
6. Verbeken D, Dierckx S, Dewettink K. Exudate gums: occurrence, production and application. Apply Microbiol Biotechnol 2003; 63:10-21.
7. Williams EH. A new breed of hydrocolloid wound dressing. Br J Nurse 1998; 7:1337- 40.
8. Taylor C, Lyllys Cl, Lemmon P, editors. Taylor nursing principles, nursing clinical skills. School of Nursing and Midwifery, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Translator. Tehran: Boshra Publication; 2002. [In Persian]
9. Purser K .Wound dressing guidelines. Royal United Hospital Bath NHS Trust 2010; 747:1-25.