

Assessing the loading and release of metronidazole from bacterial cellulose film as a pharmaceutical dressing

Salehi MA¹, Akbari-Dogolsar M², Jahani-Kadocaraee M^{1*}

1- Department of Chemical Engineering, Faculty of Engineering, University of Guilan, Guilan, I. R. Iran.

2- Department of Textile Engineering, Faculty of Engineering, University of Guilan, Guilan, I. R. Iran.

Received November 23, 2015; Accepted June 28, 2016

Abstract:

Background: Bacterial cellulose membrane (BCM) produced by *Gluconacetobacter xylinus* is an advantageous bacterial product and because of its unique properties could be used as an ideal dressing. The aim of this study was to consider the capability of this biomaterial in the release of Metronidazole. In the case of proving this capability, it provides the basis for the production of a dressing containing this type of antibiotic.

Materials and Methods: In this study, BCM was initially synthesized by *Gluconacetobacter xylinus*. The BCM was loaded by Metronidazole. Then the release process was considered in distilled water and buffer phosphate Saline. The ultra violet spectrophotometry was applied for measuring the concentration of the released drug.

Results: The chemical structure of bacterial cellulose was confirmed by Fourier Transform Infrared (FT-IR) spectroscopy. The release of Metronidazole in distilled water and phosphate buffered Saline was reached to 84.27% and 84.71%, respectively. Due to higher release in phosphate buffered Saline media, it seems that the trend of release in vitro provides efficient results.

Conclusion: Results of this study provides the basis for future research on supplying an ideal dressing from this microbial product.

Keywords: Dressing, Drug release, Bacterial cellulose, *Gluconacetobacter xylinus*, Metronidazole

* Corresponding Author.

Email: jahanimasomeh@yahoo.com

Tel: 0098 911 503 4311

Fax: 00981 333 690 271

Conflict of Interests: No

Feyz, Journal of Kashan University of Medical Sciences, August, 2017; Vol. 21, No 3, Pages 240-246

Please cite this article as: Salehi MA, Akbari-Dogolsar M, Jahani-Kadocaraee M. Assessing the loading and release of metronidazole from bacterial cellulose film as a pharmaceutical dressing. *Feyz* 2017; 21(3): 240-6.

ارزیابی بارگذاری و رهایش مترونیدازول در فیلم سلولز باکتریایی به عنوان پانسمان دارویی

محمد علی صالحی^۱، مجتبی اکبری دوگلر^۲، معصومه جهانی کدوسرای^{۳*}

خلاصه:

سابقه و هدف: غشای سلولز باکتریایی که از باکتری *گلوکونو استوباکتر زایلینوس* تولید شده است، یک محصول مفید باکتریایی می باشد و به دلیل ویژگی های منحصر به فردی که دارد می تواند به عنوان یک پانسمان ایده آل مورد استفاده قرار بگیرد. هدف از پژوهش حاضر، بررسی توانایی این ماده زیستی به منظور رهایش مترونیدازول می باشد؛ در صورت اثبات این توانایی، زمینه تولید پانسمان حاوی این نوع آنتی بیوتیک فراهم می شود.

مواد و روش ها: در این مطالعه تجربی ابتدا غشای سلولز باکتریایی توسط *گلوکونو استوباکتر زایلینوس* سنتز شد. غشای مذکور از مترونیدازول بارگیری شد و سپس فرآیند رهایش در دو محیط آب مقطر و بافر فسفات سالین مورد بررسی قرار گرفت. برای اندازه گیری غلظت داروی رهایش یافته از روش اسپکتوفتومتری ماوراء بنفش استفاده شد.

نتایج: ساختار شیمیایی سلولز باکتریایی توسط آزمون طیف سنجی فرسرخ تأیید شد. رهایش مترونیدازول در آب مقطر و بافر فسفات سالین به ترتیب به ۸۴/۲۷ و ۸۴/۷۱ درصد رسید. به دلیل رهایش بیشتر در محیط بافر فسفات سالین، به نظر می رسد بررسی روند رهایش در محیط برون تنی نتایج کامل تری را ارائه می دهد.

نتیجه گیری: فیلم سلولز باکتریایی تهیه شده از *گلوکونو استوباکتر زایلینوس* توانایی رهایش مترونیدازول در محیط برون تنی را دارد.

واژگان کلیدی: پانسمان، رهایش دارو، سلولز باکتریایی، *گلوکونو استوباکتر زایلینوس*، مترونیدازول

دوماه نامه علمی - پژوهشی فیض، دوره بیست و یکم، شماره ۳، مرداد و شهریور ۱۳۹۶، صفحات ۲۴۶-۲۴۰

مقدمه

در طول سنتز سلولز، این باکتری ترکیبات مختلف محیط هسترین - شرایم (HS) را مورد مصرف قرار می دهد [۱]. سلولز از مونومرهای گلوکز تشکیل می شود که توسط پیوندهای بتا- گلیکوزیدی [۴-۱] به هم متصل شده اند و فرمول شیمیایی آن $(C_6H_{10}O_5)_n$ می باشد [۴]. با این حال، از نظر شیمیایی، سلولز باکتریایی شکل خالصی از سلولز و عاری از همی سلولز، پکتین و لیگنین که در سلولز گیاهی وجود دارد، می باشد. به همین دلیل، سلولز باکتریایی دارای درجه پلیمریزاسیون و بلورینگی بالایی است [۵]. برای تولید این نوع سلولز باکتری را در محیط کشت حاوی منابع کربنی و نیتروژنی کشت می دهند. سلولز باکتریایی به شکل میکرو فیبریل های نواری است که چندین میکرو فیبریل درون یک نوار جمع شده اند. اندازه این نوارها بین ۳-۴ الی ۷۰-۸۰ نانومتر گزارش شده است و به نظر می رسد بین گونه های مختلف گلوکونوباکتر ثابت بوده و تحت شرایط کشت مختلف تغییر نمی کند [۶]. ساختار شبکه ای فیبری بسیار ریز سلولز باکتریایی و استحکام کششی آن باعث شده است که به عنوان ماده ای با خواص مکانیکی عالی شناخته شود. این ماده زیستی هم چنین با داشتن خواص مناسبی نظیر ظرفیت بالای نگهداری آب، زیست تخریب پذیری و قابلیت شکل پذیری به صورت ساختارهای سه بعدی، زیست ماده ای مناسب جهت کاربردهای گوناگون می باشد [۷]؛ به طوری که سلولز باکتریایی در زمینه های مختلف مانند صنایع غذایی، نساجی، کاغذ، غشاهای کامپوزیتی، دارویی، زیست

پانسمان های زخم به منظور تسریع روند بهبودی و جلوگیری از عفونی شدن آن به کار برده می شوند. پانسمان های مرسوم اکثراً پنبه ای (فرم اکسید شده سلولز گیاهی) و دارای نقاط وضعی از جمله خشک کردن زخم، چسبیدن به آن و نیز ایجاد حساسیت در برخی افراد می باشد. این موارد علاوه بر تاثیر نامطلوب بر روند بهبودی، سبب ایجاد احساس نامطلوب در موضع زخم شده و تعویض پانسمان موجب آسیب دیدن بافت ترمیم شده می گردد [۱]. سلولز اگرچه به طور مکرر از گیاهان به دست می آید، اما توسط انواع گوناگونی از میکروارگانیسم ها مانند باکتری ها، جلبک و قارچ ها نیز سنتز می شود [۲]. در مورد میکروارگانیسم ها، سلولز اساساً توسط باکتری های گرم منفی از جنس *گلوکونو استوباکتر* تولید می شود، این باکتری به شدت هوازی می باشد و سلولز را به صورت خارج سلولی، در شرایط استاتیک (در سطح مشترک هوا - محیط کشت) و در دمایی بین ۲۵ تا ۳۰ درجه سانتی گراد و pH بین ۴ تا ۷ تولید می کند [۳].

^۱ استادیار، گروه مهندسی شیمی، دانشکده فنی و مهندسی، دانشگاه گیلان

^۲ استادیار، گروه مهندسی نساجی، دانشکده فنی و مهندسی، دانشگاه گیلان

^۳ دانشجوی کارشناسی ارشد، گروه مهندسی شیمی، دانشکده فنی و مهندسی، دانشگاه گیلان

* نشانی نویسنده مسئول:

گیلان، رشت، بزرگراه خلیج فارس (کیلومتر پنج جاده قزوین)

دول نویسی: ۰۱۳۳۳۶۹۰۲۷۱

تلفن: ۰۹۱۱۵۰۳۴۳۱۱

پست الکترونیک: jahanimasomah@yahoo.com

تاریخ پذیرش نهایی: ۹۵/۴/۸

تاریخ دریافت: ۹۴/۹/۲

پزشکی، مواد جاذب، و دیافراگم‌های بلندگو مصرف می‌شود [۸،۵]. از سلولز تولیدی توسط باکتری‌ها پس از پاک‌سازی آن در پانسمان زخم‌ها استفاده می‌شود. بدین ترتیب شبکه‌ای روی زخم قرار می‌گیرد که از نفوذ باکتری‌ها و آلودگی‌های محیط به زخم جلوگیری نموده و علاوه بر این با حفظ رطوبت لازم می‌تواند روند بهبودی زخم را تسریع کند. سلولز باکتریایی باتوجه به دارا بودن ساختار منحصر به فرد شبکه‌ای، محتوای آب زیاد و ویژگی‌های مکانیکی نه تنها به‌عنوان پانسمان زخم، که می‌تواند به‌عنوان داربستی حاوی سلول با کاربرد پوست مصنوعی مورد استفاده قرار بگیرد [۵]. مترونی‌دازول دارویی است که برای درمان طیفی از عفونت‌های باکتریایی و تک‌یاخته‌ای نظیر عفونت‌های پوست، استخوان، مفاصل و بافت نرم مورد استفاده قرار می‌گیرد. این دارو به گروهی از آنتی‌بیوتیک‌ها که نیتروایمیدازول نام دارند، تعلق دارد. این آنتی‌بیوتیک فقط روی عفونت‌های باکتریایی و تک-یاختگان تاثیر دارد و بر عفونت‌های ویروسی تاثیر ندارد. مترونی‌دازول برای از بین بردن باکتری‌ها و میکروارگانیسم‌ها که باعث عفونت در پوست و سایر قسمت‌های بدن هستند، تجویز و مصرف می‌شود. مترونی‌دازول دارای فرمول شیمیایی $C_6H_9N_3O_3$ با وزن مولکولی ۱۷۱ گرم بر مول بوده و به شکل کریستال‌های کرم رنگ یافت می‌شود. مصرف غیرلازم و یا مصرف بیش از حد آنتی‌بیوتیک‌ها باعث کاهش کارایی آنها می‌شود؛ از این رو ره‌ایش کنترل شده مترونی‌دازول می‌تواند در کاهش مقدار دوز مصرفی در یک دوره درمان موثر باشد [۹]. در یک مطالعه ره‌ایش نمک سدیم دیکلوفناک توسط غشای سلولز باکتریایی با استفاده از روشی آسان مورد بررسی قرار گرفت و در این تحقیق نشان داده شد که تجمع دیکلوفناک در غشای سلولز باکتریایی دارای نرخ نفوذی مشابه پیچ‌های تجاری و کمتر از ژل‌های تجاری می‌باشد [۱۰]. در مطالعه‌ای دیگر سلولز باکتریایی به‌عنوان سیستم ره‌ایش کافئین مورد بررسی قرار گرفت و نتایج به‌دست آمده نشان داد که نرخ نفوذ غشای سلولز باکتریایی حاوی کافئین به‌طور قابل ملاحظه‌ای کمتر از ژل می‌باشد [۱۱] Morits و همکاران نیز ره‌ایش داروی ضدعفونی‌کننده اکتیدین را توسط غشای سلولز باکتریایی مورد مطالعه قرار دادند [۱۲]. هم‌چنین، فرایند ره‌ایش تتراسایکلین توسط قطعات سلولز باکتریایی تولید شده از گونه *استوباکتر زایلینوس* در دو محیط آب مقطر و نرمال سالین مورد بررسی قرار گرفته و نشان داده شده است که پس از گذشت ۸ ساعت در محیط آب مقطر معادل ۶۲/۷۱ درصد و در محیط نرمال سالین معادل ۹۶/۱۲ درصد دارو از قطعه سلولزی آزاد می‌شود. بیشتر بودن میزان ره‌ایش در محیط نرمال سالین مربوط به نوع

پیوند ایجاد شده بین ذرات تتراسایکلین هیدروکلراید و نرمال سالین نسبت به آب مقطر می‌باشد [۱]. بررسی ره‌ایش لیدوکائین هیدروکلراید (آب‌دوست) و ایوپروفن (چربی‌دوست) توسط سلولز باکتریایی نشان داد که نرخ نفوذ لیدوکائین هیدروکلراید در سلولز باکتریایی کمتر از ایوپروفن می‌باشد [۱۳]. تاکنون مطالعه‌ای در خصوص توانایی سلولز باکتریایی در ره‌ایش مترونی‌دازول صورت نگرفته است؛ از این رو، هدف این مطالعه تجربی بررسی توان سلولز باکتریایی در ره‌ایش مترونی‌دازول می‌باشد؛ در صورت تأیید این موضوع می‌توان پانسمان‌هایی حاوی این دارو را تولید کرد.

مواد و روش‌ها

تولید غشای سلولز باکتریایی:

یک ویال از سویه استاندارد میکروبی *گلوکونیو استوباکتر زایلینوس* از مرکز کلکسیون باکتری‌ها و قارچ‌های صنعتی ایران با شماره PTCC 1743 تهیه شد. پس از فعال‌سازی سویه در محیط پیشنهادی مرکز کلکسیون، یک کلونی از آن در ارلن‌های حاوی ۵۰ میلی‌لیتر محیط کشت HS مایع (شامل گلوکز ۲ درصد، پپتون ۰/۵ درصد، عصاره مخمر ۰/۵ درصد، دی سدیم هیدروژن فسفات بدون آب ۰/۲۷ درصد، و اسید سیتریک مونوهیدرات)، تلقیح شدند و برای تولید سلولز به مدت ۷ تا ۱۰ روز درون انکوباتور با دمای ۳۰ درجه سانتی‌گراد قرار گرفتند. در این فاصله لایه‌های سلولز باکتریایی که به رنگ قهوه‌ای می‌باشند، در سطح محیط کشت ایجاد شده و سپس لایه‌های سلولزی در شرایط استریل از محلول زیرین جداسازی شدند. چون لایه‌های سلولزی تولید شده ممکن است مقداری ناخالصی داشته باشند، در مرحله بعد لایه‌های به‌دست آمده خالص سازی شدند. برای خالص سازی ابتدا لایه‌ها در محلول NaOH ۱ درصد به مدت ۲ ساعت قرار داده شد و پس از آن به مدت ۲ ساعت در آب مقطر دیونیزه جوشانیده و شستشو شدند [۱۴] و در نتیجه این عملیات لایه‌های سلولزی کاملاً شفاف و سفید رنگ به‌دست آمد (شکل شماره ۱). در انتها ورقه‌های سلولزی برای خشک شدن در یک قاب توری قرار گرفتند.

ره‌ایش مترونی‌دازول:

برای ردیابی مترونی‌دازول خریداری شده از شرکت داروسازی عبیدی از روش اسپکتوفوتومتری ماوراء بنفش استفاده شد. برای این منظور از دستگاه اسپکتوفوتومتری ماوراء بنفش مرئی استفاده شد. ره‌ایش دارو از طریق لایه سلولز باکتریایی در دو نوع حلال متفاوت آب مقطر و بافر فسفات سالین (pH= ۷/۴) ردیابی

نتایج

سنتر سلولز باکتریایی:

در شکل شماره ۱ سلولز باکتریایی تولید شده و خالص سازی شده قابل مشاهده است. جذب نمونه‌های شاهد بسیار ناچیز بوده و در نتیجه تأثیر سلولز روی مقدار جذب محلول‌های حاصل از رهایش قابل چشم‌پوشی بود.

مشخصات طیف‌سنجی تبدیل فوریه فروسرخ (FTIR):

به‌منظور تأیید ساختار شیمیایی سلولز باکتریایی از طیف-سنجی فروسرخ استفاده شد. شکل شماره ۲ نشان‌دهنده طیف FTIR نمونه سلولز باکتریایی تولید شده در این پژوهش می‌باشد. پیک پهن در محدوده $3600-3200 \text{ cm}^{-1}$ مربوط به ارتعاشات کششی گروه هیدروکسیل (OH) می‌باشد. هم‌چنین، پیک‌های مشاهده شده در طول موج‌های $2915/53 \text{ cm}^{-1}$ و $1061/08$ که به ترتیب مربوط به ارتعاشات کششی پیوند CH و C-O-C می‌باشد، موید آن است که لایه تولید شده توسط باکتری سلولز می‌باشد [۱۵].

رهایش متروئیدازول:

منحنی استاندارد براساس نتایج اندازه‌گیری جذب‌ها برای غلظت‌های مختلف متروئیدازول در آب مقطر و محلول بافر فسفات سالین به ترتیب $(R^2=0/994 \text{ و } P<0/05)$ و $y=0/036x+0/171$ و $(R^2=0/9997 \text{ و } -0/095)$ $y=0/075x$ به دست آمد (نمودارهای شماره ۱ و ۲). در این روابط x غلظت دارو برحسب ppm و y میزان جذب دارو است. در روش رگرسیون خطی ضرایب معادله خطی و بهترین معادله خط تعیین می‌شود. با استفاده از این معادله خط می‌توان روند رهایش را پیش‌بینی نمود. داده‌های جدول شماره ۱، نشان‌گر رهایش تدریجی متروئیدازول در محیط آب مقطر و محلول بافر فسفات از غشای سلولزی می‌باشد که نشان می‌دهند پس از گذشت ۵ ساعت به ترتیب ۸۴/۷۱ و ۸۴/۲۷ درصد دارو از قطعه سلولزی ۲ سانتی‌متری آزاد شده است. میانگین درصد رهایش دارو در دو محیط آب مقطر و بافر فسفات در نمودار شماره ۳ مقایسه شده است. و نتایج آماری به دست آمده از آزمون مستقل t نیز در جدول‌های شماره ۲ و ۳ ارائه شده است.



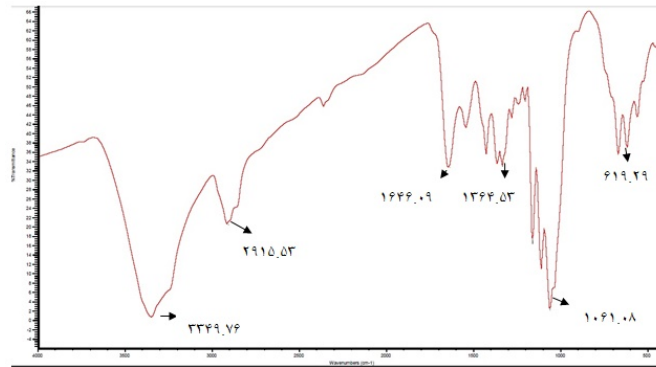
شکل شماره ۱- سلولز باکتریایی خالص سازی شده

شد. ابتدا ماکزیمم طول موج جذب برای متروئیدازول تعیین شد. با ساخت محلول ذخیره (Stock) با غلظت ۱۰۰ میکروگرم در میلی-لیتر (ppm) و رقیق کردن آن به غلظت‌های ۵، ۱۰، ۱۵، ۲۰، ۲۵، ۳۰ و ۴۰ ppm آب مقطر و بافر فسفات سالین، جذب آنها در ماکزیمم طول موج جذب تعیین شد. بدین ترتیب، نمودار غلظت برحسب مقدار جذب متروئیدازول در محلول آب مقطر و بافر فسفات سالین ($\text{pH}=7/4$) به دست آمد. از قطعه خشک شده سلولزی چند قطعه دایره‌ای به قطر ۲ سانتی‌متر آماده شد و این قطعات درون محلول‌های آبی متروئیدازول با رقت ۵ درصد قرار گرفتند و سپس به مدت ۲ ساعت روی شیکر با سرعت ۱۰۰ دور در دقیقه و در دمای مشخص قرار داده شدند تا ورقه‌های سلولز به خوبی از دارو بارگیری شوند. در نهایت ورقه‌های حاوی دارو در دمای اتاق خشک شده و تا زمان استفاده در دسیکاتور نگهداری شدند. داخل هر یک از سه عدد بشر حاوی ۲۰ میلی‌لیتر آب مقطر، یک قطعه سلولز انداخته شد و سپس بشرها در شرایط دمایی کنترل شده روی شیکر با سرعت ثابت قرار داده شدند. در فواصل زمانی متوالی ۳۰ دقیقه، ۳/۵ میلی‌لیتر از حلال نمونه برداری شد و همان مقدار توسط آب مقطر برای ثابت ماندن حجم جایگزین شد. این روند به مدت ۵ ساعت ادامه یافت. به علت محدودیت‌های زمانی در آزمایشگاه و دست یافتن به داده‌های بیشتر برای بررسی روند رهایش از فواصل زمانی ۳۰ دقیقه استفاده شد. مشابه این روش برای بافر فسفات سالین نیز صورت گرفت و در نهایت جذب نمونه‌های به دست آمده از رهایش درون آب مقطر در طول موج ۳۰۰ نانومتر و برای بافر فسفات سالین در طول موج ۳۲۰ نانومتر تعیین شده و میانگین جذب در هر ۳۰ دقیقه برای ۳ سری مشخص گردید. با استفاده از نمودارهای استاندارد مربوط به هر محیط غلظت ظاهری داروی آزاد شده در هر زمان تعیین و طبق فرمول زیر غلظت حقیقی نمونه‌ها تعیین گردید [۱].

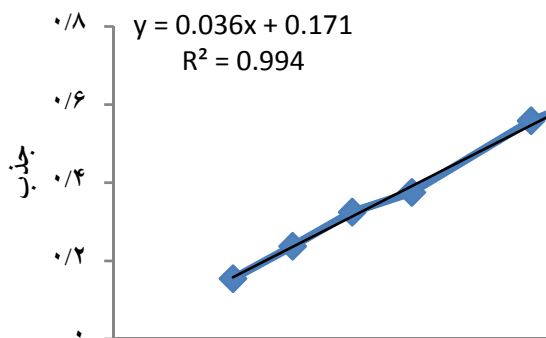
$$C_{Tn} = C_{Um} + \frac{V}{V_0} \times \sum (C_{Tn-1})$$

C_{Tn} : غلظت حقیقی در نمونه n، C_{Um} : غلظت ظاهری در هر زمان، V : حجم نمونه برداشته شده، V_0 : حجم محیط و C_{Tn-1} : مجموع غلظت‌های واقعی پیش از نمونه n.

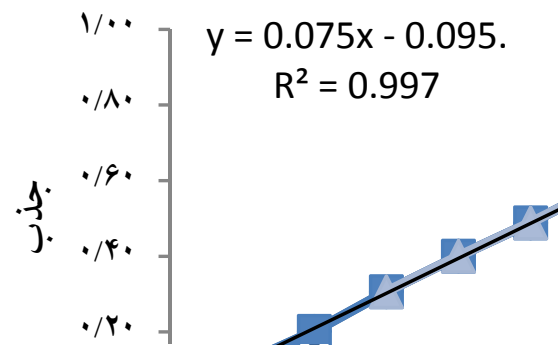
پس از به دست آوردن غلظت حقیقی داروی رها شده در زمان‌های معین (درون آب مقطر و بافر فسفات سالین) وزن داروی آزاد شده از واحد سطح سلولز برحسب میکروگرم محاسبه شد (غلظت دارو \times حجم محیط = مقدار دارو). در نهایت یک قطعه سلولز بدون دارو نیز به‌عنوان شاهد برای بررسی تأثیر ترکیبات باقیمانده در بافت سلولز درون آب مقطر و محلول بافر فسفات، نظیر آنچه گفته شد قرار داده شد و از آنها نمونه‌برداری صورت گرفت.



شکل شماره ۲- تصویر طیف FTIR سلولز باکتریایی تولید شده



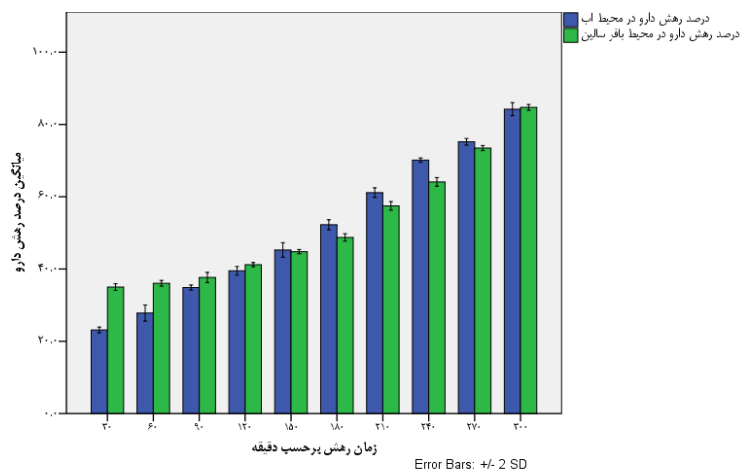
نمودار شماره ۲- منحنی کالیبراسیون مترونیدازول در آب مقطر



نمودار شماره ۱- منحنی کالیبراسیون مترونیدازول در بافر فسفات سالیین

جدول شماره ۱- میانگین درصد مترونیدازول آزاد شده از واحد سطح سلولز در رهائش ۳۰۰ دقیقه‌ای در محیط آب مقطر و بافر فسفات

زمان (دقیقه)	۳۰	۶۰	۹۰	۱۲۰	۱۵۰	۱۸۰	۲۱۰	۲۴۰	۲۷۰	۳۰۰
آب مقطر	۲۳/۱±۰/۴	۲۷/۸±۱/۱	۳۴/۹±۰/۴	۳۹/۵±۰/۶	۴۵/۳±۱/۰	۵۲/۲±۰/۷	۶۱/۱±۰/۶	۷۰/۱±۰/۲	۷۵/۱±۰/۵	۸۴/۲±۱/۰
بافر فسفات	۳۵/۰±۰/۴	۳۶/۰±۰/۴	۳۷/۷±۰/۶	۴۱/۳±۱/۲	۴۴/۸±۰/۳	۴۸/۷±۰/۶	۵۷/۵±۰/۶	۶۴/۷±۰/۶	۷۳/۵±۰/۴	۸۴/۷±۰/۴



نمودار شماره ۳- نمایش ستونی میانگین درصد مترونیدازول آزاد شده از واحد سطح سلولز در رهائش ۳۰۰ دقیقه‌ای در محیط آب مقطر و بافر فسفات

جدول شماره ۲- مشخصات گروه‌های مورد بررسی

محیط	تعداد	متوسط	انحراف معیار	خطای میانگین معیار
رهایش در آب مقطر	۳۰	۵۱/۳۵۰	۲۰/۰۹۳۳	۳/۶۶۸۵
رهایش در بافر فسفات	۳۰	۵۲/۳۲۰	۱۶/۵۱۸۵	۳/۰۱۵۸

جدول شماره ۳- نتایج آزمون t مستقل

درصد رهایش	فرض برابری واریانس‌ها	آماره	معیار تصمیم	آزمون t برای برابری میانگین‌ها		آزمون t برای برابری میانگین‌ها	
				آماره	معیار تصمیم	میانگین اختلاف	خطای استاندارد معیار
۸/۵۴۳۵	فرض برابری واریانس‌ها	۱/۸۰۷	۰/۱۸۴	۵۸	۰/۸۳۹	۴/۷۴۹۰	۱۰/۴۷۶۶
	فرض نابرابری واریانس‌ها	-۰/۲۰۴	-۰/۲۰۴	۵۵/۹۰۸	۰/۸۳۹	۴/۷۴۹۰	۱۰/۴۸۴۱

بحث

بزرگتر از ۰/۰۵ بود، فرض صفر آزمون لون یعنی برابری واریانس مورد قبول بوده و برای بررسی میانگین از ردیف اول داده‌های جدول شماره ۳ استفاده می‌شود. در بررسی میانگین به دلیل اینکه $(Sig=0.000 < 0.05)$ فرض صفر یعنی برابری میانگین‌ها مورد قبول است و نشان‌دهنده آن است که در محیط مختلف آب و بافر سالیین مقادیر رهش در مجموع بازه‌های زمانی تفاوت معنی‌داری نشان نمی‌دهد. به عبارت دیگر در عملکرد دارورسانی در دو محیط آب و بافر تفاوتی چندانی وجود ندارد. باتوجه به برتری‌های سلولز باکتریایی نسبت به پانسمان‌های سنتی که گفته شد و از طرفی نتایج به دست آمده در این تحقیق، به نظر می‌رسد که زمینه برای تحقیقات گسترده‌تر برای تولید پانسمان‌هایی از جنس سلولز باکتریایی که حاوی دارو باشد، فراهم شده باشد.

نتیجه‌گیری

نتایج طیف سنج مادون قرمز، ساختار سلولزی لایه تولید شده توسط باکتری را تایید کرد. بنا بر اطلاعات به دست آمده می‌توان نتیجه گرفت که علی‌رغم هزینه نسبتاً بالای تولید سلولز باکتریایی، استفاده از چنین پلیمری برای انتقال داروها به محل‌های مناسب در سیستم‌های بیولوژیک مورد توجه است، زیرا این ماده می‌تواند در سیستم‌های بیولوژیک به‌طور کنترل شده‌ای تخریب شود و در نتیجه دارو می‌تواند به‌طور کنترل شده در بدن آزاد گردد.

تشکر و قدردانی

بدین وسیله از آزمایشگاه مهندسی شیمی، دانشکده فنی، دانشگاه گیلان که امکانات انجام آزمایشات را فراهم ساختند تشکر و قدردانی می‌گردد.

سلولز باکتریایی ظرفیت بالایی در جذب آب و نفوذ-پذیری بهینه آن دارد و همین قابلیت موجب شده است که شرایط مناسبی را برای درمان زخم‌ها فراهم کند. به علاوه، این غشاهای می‌توانند به خوبی زخم‌ها را ترمیم کنند، بدون اینکه سبب ایجاد زخم مجدد در ناحیه جراحات شوند، درحالی‌که پانسمان‌های سنتی چنین ویژگی‌ای ندارند. بدیهی است که سلولز باکتریایی در بهبود زخم بسیار مفید بوده و از جمله محصولات جایگزین پوست می‌باشد. در این مطالعه ابتدا غشای سلولز باکتریایی با موفقیت تولید شد و سپس توانایی این غشا در رهایش متروئیدازول بررسی شد. باتوجه به آزمایشات انجام شده و نتایج به دست آمده مشخص شد که غشای سلولز باکتریایی قادر به رهاسازی متروئیدازول در محیط مرطوب می‌باشد. بر اساس داده‌های جدول شماره ۱ و نمودار شماره ۳ به نظر می‌رسد که نوع حلال بر سرعت رهاسازی دارو طی فرایند رهایش تاثیر چندانی نداشته است، هرچند در مدت ۳۰۰ دقیقه دارو در محیط بافر فسفات سالیین که در واقع نزدیک به شرایط بطن زنده می‌باشد، رهایش بیشتری نسبت به آب مقطر داشته است. بنابراین به نظر می‌رسد بررسی آماری روند رهایش در محیط برون‌تنی بتواند گویای نتایج کامل‌تری باشد. آزمون مقایسه-ای برای بررسی میانگین رهش دارو در بازه‌های زمانی متفاوت در دو محیط آب و بافر در مجموع زمان‌های مختلف انجام شد. برای این منظور از آزمون مقایسه‌ای t مستقل استفاده شد و مشخصات گروه‌های مورد بررسی در جدول شماره ۲ ارائه شده است. داده‌های آماری توسط نرم‌افزار SPSS در آزمون مقایسه‌ای میانگین رهش دارو از واحد سطح سلولز در محیط‌های مختلف آب و بافر که در زمان‌های مختلف با یکدیگر مقایسه شده‌اند. به دلیل اینکه مقادیر $P=0.184$ در بخش آزمون لون (برابری واریانس) دو گروه

References:

- [1] Poormohammadi Mojaveri A, Sattari M, Jafari Azar Z, Ghaffari AR, Ariapanah P. Evaluation of the efficiency of bacterial cellulose synthesized by acetobacter xylinum in absorption and release of tetracycline hydrochloride. *Arak Med Univ J* 2011; 14(3): 20-6. [in Persian]
- [2] Lin WC, Lien CC, Yeh HJ, Yu CM, Hsu SH. Bacterial cellulose and bacterial cellulose–chitosan membranes for wound dressing applications. *Carbohydrate Polymers* 2013; 94(1): 603-11.
- [3] Castro C, Zuluage R, Alvarez C, Putaux JL, Caro G, Rojas O, et al. *Carbohydrate Polymers* 2012; 89(4): 1033-7.
- [4] Sheykhnazari S, Tabarsa T, Ashori A, Shakeri A, Golalipour M. Bacterial synthesized cellulose nanofibers; Effects of growth times and culture mediums on the structural characteristics. *Carbohydrate Polymers* 2011; 86(3): 1187-91.
- [5] Kamarudin S, Kalil MS, Takrif MS, Wan Yusoff WM, Biak A, Radiah D, Hasan N. Different media formulation on biocellulose production by acetobacter xylinum (0416). *Pertanika J Sci Technol* 2013; 21(1): 29-36.
- [6] Keshk SM. Vitamin C enhances bacterial cellulose production in *Gluconacetobacter xylinus*. *Carbohydrate Polymers* 2014; 99: 98-100.
- [7] Ul-Islam M, Hwan Ha J, Khan T, Kon Park J. Effects of glucuronic acid oligomers on the production, structure and properties of bacterial cellulose. *Carbohydrate Polymers* 2013; 92(1): 360-6.
- [8] Dayal MS, Gowswami N, Sahai A, Jain V, Mathur G, Mathur A. Effect of media components on cell growth and bacterial cellulose production from *Acetobacter aceti* MTCC 2623. *Carbohydrate Polymers* 2013; 94(1): 12-6.
- [9] Musa H, Sule YZ, Gwarzo MS. Assessment of physicochemical properties of metronidazole tablets marketed in Zaria, Nigeria. *Int J Pharmacy Pharm Sci* 2011; 3(Suppl 3): 27-9.
- [10] Silva NHCS, Rodrigues AF, Almeida IF, Costa PC, Rosado C, Neto CP, et al. Bacterial cellulose membranes as transdermal delivery systems for diclofenac: In vitro dissolution and permeation studies. *Carbohydrate Polymers* 2014; 106: 264-9.
- [11] Silva NH, Drumond I, Almeida IF, Costa P, Rosado, Neto CP, et al. Topical caffeine delivery using biocellulose membranes: a potential innovative system for cellulite treatment. *Cellulose* 2014; 21(1): 665-74.
- [12] Morits S, Wiegand C, Wesarg F, Hessler, Muller FA, Kralisch D, et al. Active wound dressings based on bacterial nanocellulose as drug delivery system for octenidine. *Int J Pharm* 2014; 471(1): 45-55.
- [13] Trovatti E, Freire CS, Pinto PC, Almeida IF, Costa P, Silvestre AJ, et al. Bacterial cellulose membranes applied in topical and transdermal delivery of lidocaine hydrochloride and ibuprofen: In vitro diffusion studies. *Int J Pharm* 2012; 435(1): 83-7.
- [14] Taheri R, Ajoudanifar H, Porali P. Production of cellulose from native bacterial isolates isolated in Iran. *J Microbial World* 2014; 6(4): 273-80.
- [15] Ishihara M, Matsunaga M, Hayashi N, Tis ler V. Utilization of D-xylose as carbon source for production of bacterial cellulose. *Enzyme Microbial Technol* 2002; 31(7): 986-91.