

Construction and evaluation of a triple-layered composite PCL/HA membrane containing Dexamethasone loaded PLGA microspheres for the regeneration of jaw bone in periodontal disease

Atefeh Partovi Belasjin¹, Samira Khalaji², Hamid Nazarian³, Hanieh Nojehdehian^{4*}

1.Department of Biomaterial Science, Faculty of Interdisciplinary Science and Technology, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran

2.Department of Biomaterials, Faculty of Biomedical Engineering, Amirkabir University, Tehran, Iran

3.Department of Biology and Anatomical Sciences, School of Medicine, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran

4.Department of Dental Biomaterials, School of Dentistry, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran

(Received: 2019/06/09

Accept: 2019/12/25)

Abstract

Background: The use of an occlusive membrane interfacing with gingival connective tissue/epithelium and bone tissue to promote periodontal tissue regeneration has considerably been successful. The biological basis of tissue-guided membrane regeneration is that the addition of a physical barrier prevents the migration of epithelial cells and connective tissue into the lesion to allow periodontal and mesenchymal ligament cells to migrate to the root surface. The presently existing structures act only as a physical barrier and have no other function. The purpose of the present study was construction and evaluation of a triple-layered composite PCL/ HA membrane containing Dexamethasone loaded PLGA Microspheres for the regeneration of jaw bone in periodontal disease.

Materials and Methods: In the current experimental study, the composite polycaprolactone-hydroxyapatite membrane was prepared along with microspheres containing dexamethasone using solvent casting. Scanning electron microscopy (SEM) was used to evaluate morphology, Infrared spectroscopy (FTIR) was implemented to study the chemical structure, and spectrophotometry was used to evaluate the release rate of dexamethasone. Except for morphology, 5 samples were prepared and analyzed for each test. The normality of data distribution was evaluated running the Shapiro-Wilk test and the results were compared using t-test.

Results: SEM images show that the membranes prepared via this method have high porosity, large, and interconnection. Microspheres have an almost uniform surface topography and a completely homogeneous spherical state with an average size of 6 nm to 10 μ m. FTIR results confirmed the presence of hydroxyapatite in the structure. Spectrophotometric results showed that the release rate of dexamethasone was higher when the microspheres containing it were in the second layer on the first day ($P=0.02$), but this amount was not significantly different in the third layer on different days ($P=0.12$).

Conclusion: It seems that PCL/HA composite membranes were prepared via solvent casting can be used in soft and hard tissue regeneration due to their similarity with bone tissue and creating suitable conditions for soft tissue repair.

Keywords: Guided Tissue Membrane; Microsphere; Solvent Casting; Hydroxyapatite; polycaprolactone; Lactic-co-glycolic acid; Dexamethasone

*Corresponding author: Hanieh Nojehdehian

Email: Hanieh.nojehdehian@gmail.com

ساخت و ارزیابی غشاء کامپوزیتی سه لایه پلی کاپرولاکتون- هیدرووکسی آپاتیت حاوی میکروسفرهای پلی لاکتیک کو گلیکولیک اسید دارای دگزامتازون برای بازسازی استخوان تحلیل رفته فک در بیماری پریودنتال

عاطفه پرتوی بلاسجین^۱، سمیرا خلجی^۲، حمید نظریان^۳ و هانیه نوجه دهیان^{۴*}

۱. گروه بیومواد، دانشکده علوم و فنون بین رشته ای، دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران.

۲. گروه زیست مواد، دانشکده مهندسی پزشکی، دانشگاه امیرکبیر، تهران، ایران.

۳. گروه بیولوژی و علوم تشریحی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران.

۴. گروه زیست مواد دندان، دانشکده دندانپزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران.

پذیرش: ۱۳۹۹/۷/۸

دریافت: ۱۳۹۹/۶/۲۱

چکیده:

سابقه و هدف: استفاده از راهبرد های هدایت بازسازی بافت-استخوان در بازسازی بافت های پریودنتال، موفقیت های قابل توجهی داشته است. اساس بیولوژیک غشاء هدایت کننده بازسازی بافت این است که افزودن یک سد فیزیکی از مهاجرت سلول های اپیتلیالی و بافت همبند به درون ضایعه جلوگیری نموده تا سلول های لیگامان پریودنتال و مزانشیمی فرصت مهاجرت به سطح ریشه را بیابند. سدهای موجود صرفاً به عنوان یک مانع فیزیکی عمل کرده و ویژگی دیگری ندارند. هدف از انجام این پژوهش، ساخت و ارزیابی غشاء کامپوزیتی رها کننده دگزامتازون به منظور تحریک استخوان سازی و بازسازی استخوان تحلیل رفته فک در اثر بیماری پریودنتال است.

مواد و روش ها: در این مطالعه تجربی غشاء کامپوزیتی، پلی کاپرولاکتون- هیدرووکسی آپاتیت به همراه میکروسفرهای حاوی داروی دگزامتازون به روش ریخته گری حلال تهیه گردید. میکروسکوپ الکترونی روبشی (SEM) به منظور ارزیابی کیفی مورفولوژی، طیف سنجی مادون قرمز (FTIR) برای مطالعه کیفی ساختار شیمیایی نمونه ها و اسپکتروفتومتری با هدف بررسی کمی نرخ رهائش داروی دگزامتازون بکار رفت. به جز مورفولوژی برای هر آزمون ۵ نمونه تهیه و تکرار شد. نرمال بودن توزیع داده ها با آزمون شاپیرو-ویلک بررسی و نتایج با آزمون T-Test ارزیابی شد.

یافته ها: تصاویر SEM بیانگر این است که غشاهای تهیه شده با این روش دارای تخلخل زیاد، بزرگ و مرتبط به هم هستند. همچنین میکروسفرهای حاوی دگزامتازون توپوگرافی سطحی تقریباً یکنواخت و حالت کروی کاملاً همگن با میانگین اندازه ۶ نانومتر تا ۱۰ میکرومتر دارند. نتایج تست کیفی FTIR وجود هیدرووکسی آپاتیت را در ساختار تایید کرد. نتایج اسپکتروفتومتری نشان داد که میزان رهائش دگزامتازون هنگامی که میکروسفرهای حاوی آن در لایه دوم قرار گرفته بود، در روز اول بطور معنی داری بیشتر از روز دوم بود ($P=0/02$) ولی این میزان در لایه سوم در روزهای مختلف اختلاف معنی داری نداشت ($P=0/12$).

نتیجه گیری: بنظر می رسد که غشاء کامپوزیتی سه لایه پلی کاپرولاکتون- هیدرووکسی آپاتیت حاوی میکروسفرهای پلی لاکتیک کو گلیکولیک اسید دارای دگزامتازون به دلیل شباهت به بافت استخوان و نیز ایجاد شرایط مناسب برای ترمیم بافت نرم، می تواند در بازسازی بافت نرم و سخت به کار گرفته شود.

واژگان کلیدی: غشاء هدایت کننده بافت، میکروسفر، ریخته گری حلال، هیدرووکسی آپاتیت، پلی کاپرولاکتون، پلی لاکتیک کو گلیکولیک اسید، دگزامتازون

مقدمه:

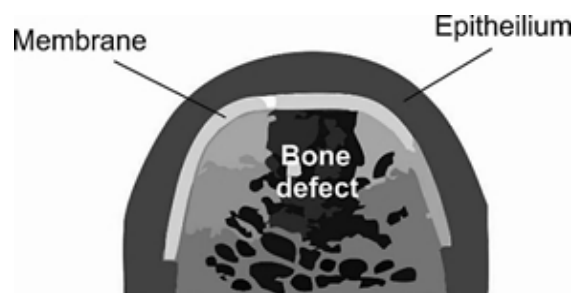
هیستولوژی، غشاء هدایت کننده بازسازی بافت قابل پیش بینی ترین روش بازساختی به منظور بازسازی استخوان و سمان می باشد (۲) برای استفاده عملی از غشاء هدایت کننده استخوان، طراحی آن باید به گونه ای باشد که ساختار مدرج و محفظه های متعدد داشته باشد. علاوه بر این خواص مکانیکی غشاء باید به گونه ای باشد که در بستر استخوان، مقاومت کافی از خود نشان دهد تا دچار تغییر شکل و فروپاشی نشود. غشاء های هدایت کننده استخوان به نحوی طراحی می شوند که دارای یک سطح صاف و یک سطح متخلخل می باشند، که این سطح صاف در تماس مستقیم با بافت نرم است و این سطح

بیماری های پریودنتال (بیماری نسوج اطراف دندان) که عامل اصلی از بین رفتن دندان ها در بزرگسالان محسوب می شوند، لته اطراف دندان ها و استخوان محافظت کننده دندان ها را مورد تهاجم قرار می دهند. (۱) اساس بیولوژیک غشاء هدایت کننده بازسازی بافت بر این فرض استوار است که با قرار دادن یک سد فیزیکی از مهاجرت سلول های اپیتلیالی و بافت همبند به درون ضایعه جلوگیری نموده تا بدین ترتیب سلول های لیگامان پریودنتال و سلول های مزانشیمی فرصت مهاجرت به سطح ریشه را بیابند. براساس یافته های

نویسنده مسئول: هانیه نوجه دهیان

پست الکترونیک: Hanieh.nojehdehyan@gmail.com

می‌تواند تشکیل سلول‌های استخوانی را به تاخیر بیاورد در حالی که طرف دیگر غشاء که به صورت متخلخل است به تشکیل بافت استخوانی کمک می‌کند. (۳)



شکل ۱- غشاء GTR / GBR به عنوان یک مانع برای نفوذ سلول‌های اپتالیایی به داخل ضایعه استخوانی عمل می‌کند. (۴)

تهیه میکروسفر
برای تهیه میکروسفر به روش امولسیون دوگانه احتیاج به دو فاز آبی (محلول پلی وینیل الکل ۲ درصد وزنی و محلول پلی وینیل الکل ۰/۲ درصد وزنی)، و یک فاز روغنی (محلول ۰/۱ درصد وزنی پلی لاکتیک کوگلیکولیک اسید در کلروفرم) می‌باشد. فاز روغنی به آهستگی به ۲ سی سی از فاز آبی (محلول PVA ۲ درصد) اضافه شد و با دور ۱۰۰۰۰ در دور دقیقه به مدت حداکثر یک دقیقه هم‌زنایز گردید، سپس مخلوط در محلول ۳۰ میلی لیتر (محلول PVA ۰/۲ درصد) ریخته و به مدت ۳ ساعت روی هم‌زن مغناطیسی زیر هود شیمیایی قرار گرفت تا حلال خارج شود. سپس محلول تهیه شده با دور ۱۲۰۰۰ در دور دقیقه و در دمای محیط سانتریفیوژ گردید. بعد از اتمام سانتریفیوژ، میکروسفرها در خشک کن انجمادی به مدت ۴۸ ساعت قرار گرفت تا کاملاً خشک شوند (۶).

میکروسفرهای حاوی دگزامتازون

جهت تهیه میکروسفرهای حاوی دگزامتازون دارو در فاز روغنی حل شده و سپس به فاز آبی افزوده شد.

بارگذاری میکروسفرها در غشا

میکروسفرهای تهیه شده به منظور بررسی نرخ رهایش در لایه‌های دوم و سوم غشاءها به محلول کامپوزیتی (PCL-HA) افزوده شد.

جهت بررسی ویژگی‌های غشاء آنالیزهای زیر انجام شد:

آزمایش میکروسکوپ الکترونی روبشی

جهت بررسی مورفولوژی ساختاری نمونه‌ها و مطالعه ریز ساختاری آن‌ها از میکروسکوپ الکترونی روبشی استفاده می‌شود. پس از خشک شدن نمونه‌ها از سطح مقطع افقی و سطح مقطع عمودی آنها در بزرگ نمایی‌های مختلف عکس گرفته شد (۷).

آزمایش طیف سنجی فروسرخ (FTIR)

به منظور بررسی ساختار ترکیبات کامپوزیت، طیف سنجی فروسرخ نمونه‌ها صورت گرفت تا ساختار و پیوندهای شیمیایی مورد بررسی قرار گیرند (۶).

بررسی رهایش دارو

هدف از انجام این آزمایش بررسی نرخ رهایش داروی دگزامتازون از غشاءهای پلی کاپرولاکتون-هیدروکسی آپاتیت در دو بازه زمانی ۲۴ و ۴۸ ساعت می‌باشد. به این منظور عصاره گیری از غشاءها در دو بازه زمانی گفته شده انجام شد. به این صورت که مقدار ۰/۰۴ گرم از هر دو غشاء حاوی میکروسفر در لایه‌ی دوم و سوم در ۳ میلی لیتر محلول PBS قرار می‌گیرد و عصاره‌ها جهت انجام تست اسپکتروفتومتری UV آماده شد. با استفاده از فرمول زیر مقادیر غلظتی مجهول براساس جذب بدست آمده در طول موج ۲۳۰ نانو متر برای هر یک از نمونه‌ها محاسبه شد:

$$\text{Abs} = 406.02200 * \text{Conc} + 0.02351$$

یافته‌ها:

بررسی مورفولوژی نمونه‌ها با استفاده از SEM

بررسی مورفولوژی غشاء

تصاویر میکروسکوپ الکترونی روبشی (شکل ۲) نشان دهنده یک مجموعه متخلخل بهم پیوسته می‌باشد، که این پیوسته بودن می‌تواند به رهایش دارویی که در این لایه قرار داده شده و همچنین ایجاد یک بستر مناسب جهت نفوذ و چسبندگی سلول‌های استخوانی کمک کند. این تخلخل‌ها در حدود ۷ تا ۸ میکرومتر اندازه‌گیری شد. همچنین این تصاویر به خوبی وجود ارتباط داخلی بین خلل و فرج را که نقش مهمی در تغذیه رسانی سلول و دفع پسماندهای حاصل از سلول بازی می‌کند را نشان می‌دهد. نمای مربوط به لایه اول غشاء نشان دهنده‌ی

مواد و روش‌ها:

مواد مصرفی در انجام آزمایش‌ها شامل مواد زیر می‌باشند: پلی کاپرولاکتون (شرکت SIGMA آمریکا)، پلی لاکتیک کو گلیکولیک اسید (شرکت SIGMA آمریکا)، هیدروکسی آپاتیت (شرکت MERCK آلمان)، پلی وینیل الکل (شرکت MERCK آلمان)، استون (شرکت MERCK آلمان)، کلروفرم (شرکت MERCK آلمان)، داروی دگزامتازون و PBS.

تهیه غشاء

برای تهیه غشاء، ابتدا محلول پلیمر (پلی کاپرولاکتون) با غلظت های ۰/۵، ۰/۲۵ و ۰/۲۵ در استون روی هم‌زن مغناطیسی با دور ۵۰۰ تا ۶۰۰ در دور دقیقه در دمای محیط تهیه شد.

سپس مقادیر ۰/۴، ۰/۴۵ و ۰/۵ درصد وزنی از هیدروکسی آپاتیت، بعد از حل شدن کامل پلی کاپرولاکتون در داخل

استون، به ترتیب در محلول پلیمری ریخته شد. برای جلوگیری از کلوخه شدن هیدروکسی آپاتیت در داخل محلول، دور استیررها را تا ۲۰۰ دور در دقیقه کاهش داده و هیدروکسی آپاتیت به آرامی به آن اضافه شد. برای تهیه غشاء مقادیر مساوی از محلول‌های تهیه شده جهت هر لایه درون قالب با جنس تفلون ریخته شده (بر طبق جدول ۱) و درون فریزر دمای ۱۸- درجه سانتیگراد به مدت زمان مشخص قرار داده شد. پس از گذشت زمان مورد نظر لایه‌های بعدی نیز به صورت ذکر شده تهیه گردید.

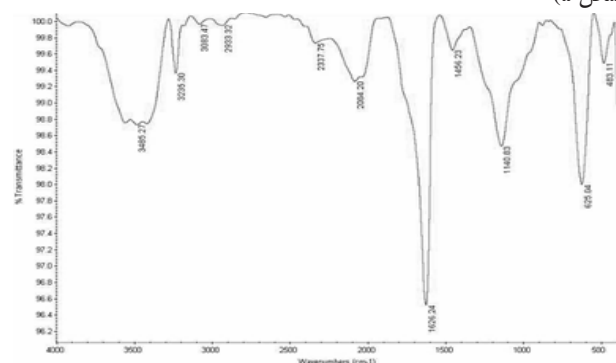
جدول ۱: مقادیر HA/PCL در هر لایه از غشاء

مقادیر مواد در ۲۰ ^{cc} محلول (گرم)	شماره لایه‌ها
PCL ۰/۱	لایه ی اول
HA ۰/۰۸	
PCL ۰/۰۵	لایه ی دوم
HA ۰/۰۹	
PCL ۰/۰۵	لایه ی سوم
HA ۰/۱	

بررسی نمودار طیف سنجی مادون قرمز

هدف از انجام این آزمایش بررسی ساختار شیمیایی نمونه‌ها می‌باشد. باندها و پیک‌های مشخصه زیر باتوجه به مراجع در نظر گرفته شده است. طی بررسی‌های حاصل از نمودار، مشخص شد که پیک $1626/24$ بر سانتیمتر مربوط به باند دوگانه کربن و اکسیژن (گروه کربونیل) در پلیمر پلی کاپرولاکتون، پیک $3235/30$ بر سانتیمتر مربوط به گروه CH_2 زنجیر آلکیل در پلیمر پلی کاپرولاکتون و پیک $3485/27$ بر سانتیمتر مربوط به گروه OH همین پلیمر می‌باشد. پیک $1140/83$ و $1140/83$ بر سانتیمتر مربوط به گروه OH و همچنین پیک‌های $625/04$ و $625/04$ بر سانتیمتر هرسه نشان دهنده گروه فسفات P_2O_5 در هیدروکسی آپاتیت می‌باشند.

(شکل ۵)



شکل ۵- نمودار طیف سنجی مادون قرمز (FTIR) غشاه.

بررسی رهایش دارو

باتوجه به منحنی‌های رهایش دگزامتازون برای لایه دوم غشاه، طی بازه‌های زمانی ۲۴ و ۴۸ ساعت و بررسی میزان جذب نوری، میزان رهایش از لایه دوم به ترتیب غلظت‌های $0.3 \times 10^{-5} \pm 1.19 \times 10^{-4}$ و $1.26 \times 10^{-5} \pm 4.17 \times 10^{-4}$ میلی گرم در میلی لیتر اندازه‌گیری شد.

همچنین بررسی‌های حاصل از منحنی‌های مربوط به رهایش دگزامتازون از لایه سوم طی دو بازه زمانی ۲۴ و ۴۸ ساعت با توجه به مقادیر حاصل از جذب نوری و معادله استاندارد، به ترتیب غلظت‌های $1.2 \times 10^{-5} \pm 2.96 \times 10^{-4}$ و $4.27 \times 10^{-4} \pm 2.38 \times 10^{-5}$ محاسبه گردید.

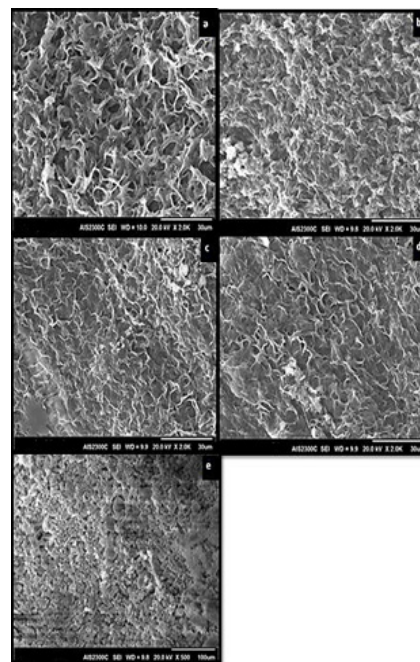
بحث:

تحقیق نشان داد که طراحی و ساخت غشای کامپوزیتی سه لایه پلی کاپرولاکتون-هیدروکسی آپاتیت حاوی میکروسفرهای پلی لاکتیک کو گلیکولیک اسید دارای دگزامتازون با روش ریخته گری حلال مقدور بوده و همچنین به دلیل ایجاد ساختاری شبیه به بافت استخوان و نیز ایجاد شرایط مناسب برای ترمیم بافت نرم، قابلیت استفاده برای بازسازی بافت نرم و سخت را دارد.

در این پژوهش از دو پلیمر، پلی کاپرولاکتون (PCL) و پلی لاکتیک کو گلیکولیک اسید (PLGA) به دلیل خواص مطلوبشان از جمله زیست سازگاری و زیست تخریب پذیری که طیف گسترده‌ای از زمان تخریب و فرسایش را از خود نشان می‌دهد و همچنین دارای خواص مکانیکی موزون و یکسان می‌باشد، استفاده شده است.

هیدروکسی آپاتیت (HA) بکار رفته در این تحقیق یکی از سرامیک‌هایی می‌باشد که به دلیل سازگاری با ساختارهای زیستی و شباهت به فاز معدنی استخوان، کاربرد فراوانی در کاربردها کلینیکی (ارتوپدی و دندانپزشکی) دارد. همچنین از داروی دگزامتازون جهت خاصیت ضد التهابی در این پژوهش استفاده شده است.

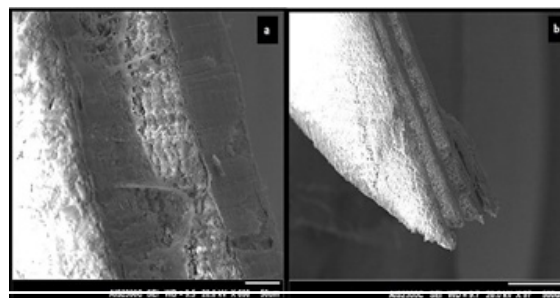
روش ریخته گری حلال به دلیل داشتن قابلیت کنترل مقدار تخلخل‌ها و اندازه منافذ غشاه و همچنین سهولت کاربرد مورد استفاده قرار گرفته است. غشاه ساخته شده در این پژوهش دارای قابلیت کنترل شده رهایش دارو به منظور بهبود شرایط درمانی می‌باشد.



شکل ۲- الکترومیکروگراف غشای سه لایه، (a) نمای سطح لایه سوم غشاه، (b) نمای سطح لایه دوم غشاه، (c) نمای سطح لایه اول غشاه، (d) نمای سطح لایه دوم، (e) نمای سطح لایه اول غشاه

تخلخل‌های بسیار کوچک می‌باشد که دلیل آن استفاده از درصد بیشتری از ماده پلیمری نسبت به فاز سرامیکی می‌باشد. این تخلخل‌های کوچک می‌توانند به خوبی مانع نفوذ سلول‌های اپیتلیالی به حفره استخوانی شوند.

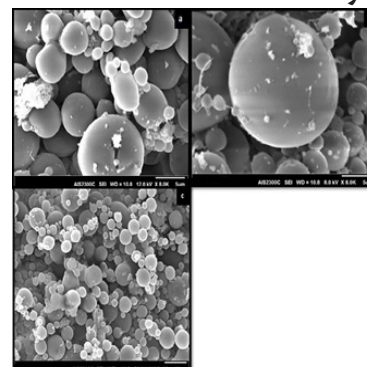
در تصویر گرفته شده از مقطع عرضی افتراق ۳ لایه و فصل مشترک بین آن‌ها به طور کاملاً واضح قابل رویت می‌باشد. قطر هر لایه از غشاه بین ۷۰ تا ۸۵ میکرومتر است. (شکل ۳)



شکل ۳- الکترومیکروگراف نمای مقطع عرضی غشاه.

بررسی مورفولوژی میکروسفرها

تصاویر مربوط به میکروسفرهای حاوی دگزامتازون (شکل ۴) نشان دهنده توپوگرافی سطحی تقریباً یکنواخت و حالت کروی کاملاً همگنی است. میانگین اندازه میکروسفرها نیز از ۶ نانومتر تا ۱۰ میکرومتر اندازه گیری شد.



شکل ۴- الکترومیکروگراف میکروسفرهای PLGA حاوی دگزامتازون

بیشتر در لایه‌ی سوم، که منجر به تخریب شدن سریع‌تر این لایه و قرار گرفتن میکروسفرها در معرض محلول PBS می‌شود و همچنین عدم وجود یک لایه‌ی دیگر به عنوان مانع برای رهایش دارو می‌باشد. همچنین در مقایسه‌ی این پژوهش با سایر پژوهش‌های مشابه مشخص شد که، تفاوت در نوع مواد به کار رفته شده و روش‌های ساخت، نتایج متفاوتی را ایجاد کرده است که می‌توان به موارد زیر اشاره کرد (۱۲). میزان تخلخل‌ها زمانی که از ماده‌ی پلی کاپرولاکتون استفاده شد در مقایسه با پژوهشی که از ماده‌ی پلی لاکتیک کولیکولیک اسید استفاده کرده است؛ کوچکتر بوده است. همچنین در این پژوهش زمان بسته شدن هر لایه درون فریزر طولانی‌تر از پژوهشی که از ماده‌ی پلی لاکتیک کولیکولیک اسید استفاده کرده بود، می‌باشد (۱۳).

از محدودیت‌های این تحقیق به این مورد می‌توان اشاره کرد که ساینز تخلخل‌های ایجاد شده در غشاء ساخته شده در این پژوهش که به روش ریخته‌گری حلال بوده، کمتر از روش الکترواسپینینگ می‌باشد که این امر بدلیل ماهیت روش ریخته‌گری حلال می‌باشد. البته این عیب را تا حدی می‌توان با اضافه نمودن عامل تخلخل‌زا برطرف نمود، اما روش الکترواسپینینگ استفاده شده در سایر پژوهش‌ها باعث ایجاد تخلخل‌های بزرگتر بدون نیاز به اضافه کردن عامل تخلخل‌زا می‌باشد. البته قابل ذکر است که در تحقیقات صورت گرفته بر روی غشاهای دارای تخلخل باز و غشاهای انسدادی؛ بازسازی ضایعات بافت استخوان ماندبیل سگ در غشاهای انسدادی نسبت به غشاهای متخلخل بهتر بوده است. این نتایج در حالی بدست آمده است که در مطالعه دیگری سرعت رشد بافت استخوانی در غشاهای متخلخل بهتر از غشاهای انسدادی گزارش شده است. (۱۴)

دلیل عدم استفاده از عامل تخلخل‌زا در این پژوهش حضور میکروسفرهای حاوی دارو در لایه‌های مختلف بوده است، که امکان دارد در مرحله حذف عامل تخلخل‌زا بخشی از دارو رهایش پیدا کرده و نتایج قابل اطمینانی حاصل نشود.

در یکی از پژوهش‌های انجام شده، پس از اتمام ساخت میکروسفرها یک مرحله پیش تخریب برای آن‌ها طی شده است که این امر باعث ایجاد یک رهایش مستمر برای این میکروسفرها می‌شود. در صورتی که در این پژوهش مرحله‌ی پیش تخریب حذف شده و این امر منجر به رهایش سریع دارو در روز اول در غشاء حاوی میکروسفر در لایه‌ی سوم شده است (۱۵).

ساخت غشا هدایت استخوانی مشابه با ماتریکس برون سلولی طبیعی بافت استخوان موفقیت بزرگی به شمار می‌آید. در این پژوهش در کنار پلیمرهای زیست تخریب پذیر، از ذرات زیست فعال سرامیکی نیز استفاده شده است که این امر باعث افزایش قابلیت استخوان سازی داربست می‌شود. در سال ۲۰۱۲ غشا دو لایه کامپوزیتی بیوگلس و کیتوسان توسط موتا و همکاران معرفی شد که از ذرات بیوگلس برای افزایش زیست فعالی غشا استفاده شد (۱۶). در تحقیق دیگری که توسط خرازی ها و همکاران در سال ۲۰۱۳ انجام شد از نانوفایبرهای کامپوزیتی پلی کاپرولاکتون و فورستریت استفاده شد. آنان به این نتیجه رسیدند که علاوه بر اینکه ساختار همسانگرد ایجاد شده بر رشد سلولی تأثیر گذار بوده است، وجود بیوسرامیک فورستریت نیز باعث افزایش استخوان سازی غشا گردیده است (۱۷). با توجه به اینکه در تحقیق حاضر از ذرات هیدروکسی آپاتیت به عنوان بیوسرامیک در کنار پلیمر استفاده شده است، می‌توان پیش بینی نمود غشا بدست آمده نیز قابلیت هدایت استخوانی را دارا می‌باشد.

نتیجه گیری:

بنظر می‌رسد که ساخت غشای کامپوزیتی سه لایه پلی کاپرولاکتون-هیدروکسی آپاتیت حاوی میکروسفرهای پلی لاکتیک کولیکولیک

برای طراحی غشاء هدایت کننده تاکنون از مواد متفاوتی استفاده شده است، که هر دسته از مواد دارای مزایا و معایب گوناگونی می‌باشند. براساس بررسی‌های انجام شده در سایر پژوهش‌ها، ماده‌ی پلی کاپرولاکتون (PCL)، پلی تترا فلئورو اتیلن (PTFE)، کلاژن، پلی کاپرولاکتون (PLGA) و... مورد استفاده قرار گرفته اند، به طور مثال ماده PTFE به دلیل عدم قابلیت تخریب و نیاز به جراحی ثانویه برای خارج کردن غشاء و احتمال ایجاد عفونت گزینه‌ی مناسبی برای انتخاب نمی‌باشد؛ در مقابل کلاژن یک ماده‌ی زیست تخریب پذیر می‌باشد که در بسیاری از پژوهش‌ها مورد توجه قرار گرفته است. غشاءهای کلاژنی به دلیل زیست سازگار بودن، پیوستگی خوبی با سلول‌ها ایجاد می‌کنند که اثر مطلوبی بر بازسازی بافت می‌گذارد. معمولاً غشاءهای کلاژنی ساخته شده دارای استحکام ضعیف‌تری نسبت به سایر غشاءها می‌باشند (۸و۴).

مواد مورد استفاده در این پژوهش پلیمرهای زیست تخریب پذیر پلی کاپرولاکتون و پلی لاکتیک کولیکولیک اسید می‌باشد، که هر دو در گروه پلیمرهای مصنوعی بوده که به عنوان بیومتریال مورد استفاده قرار می‌گیرند. پلی کاپرولاکتون، پلی لاکتیک کولیکولیک اسید و هیدروکسی آپاتیت به دلیل خواص مطلوب زیست سازگاری، عدم ایجاد سمیت سلولی و زیست تخریب پذیری و زیست جذب پذیری در بسیاری از تحقیقات در زمینه‌های پزشکی و دارویی مورد توجه قرار گرفته‌اند. نرخ تخریب پذیری PLGA وابسته به نسبت این کوپلیمر می‌باشد، همچنین این کوپلیمر از طریق هیدرولیز شیمیایی پیوند استری ناپایدار خود به اسید لاکتیک و اسید گلیکولیک تجزیه می‌شود که هر دو، اسیدهایی غیر سمی می‌باشند (۸و۱۰).

همانطور که توضیح داده شد در این پژوهش، دستیابی به میزان معینی از تخلخل‌ها در هر لایه از سه لایه غشاء کامپوزیتی متشکل از پلی کاپرولاکتون و هیدروکسی آپاتیت، به جهت دستیابی به یک نتیجه‌ی درمانی مطلوب بسیار حائز اهمیت است. یکی از مزایای طراحی غشاء به صورت سه لایه در مقایسه با غشاء تک لایه، ایجاد شرایط مطلوب‌تر با توجه به بافت مجاور لایه می‌باشد، به این دلیل که در زمان درمان ضایعه استخوانی، غشاء با دو بافت با شرایط متفاوت در تماس می‌باشد، در نظر گرفتن شرایط هر بافت به صورت جداگانه و همچنین طراحی لایه‌ای که بتواند به بهبود شرایط بافت مجاور خود کمک کند و همچنین باعث ایجاد اختلال در زمان ترمیم بافت دیگر نشود. در لایه‌ی اول، که در تماس با بافت نرم (لثه) است تخلخل‌هایی با ساینز کوچکتر باعث ایجاد یک سد فیزیکی برای عبور سلول‌های اپیتلیال و عوامل عفونت‌زا شده، همچنین دارای این قابلیت می‌باشد که اجازه عبور مواد مغذی لازم به رشد سلول را فراهم می‌کند. همچنین در لایه‌ی سوم که در تماس با بافت سخت (استخوان) است تخلخل‌هایی با ساینز بزرگتر شرایط مناسب‌تری را برای تمایز استخوانی سلول‌های بنیادی ایجاد می‌کند، که با به کار گیری درصد‌های متفاوتی از مواد در لایه‌های مختلف، لایه‌هایی با اندازه تخلخل‌های متفاوت و متناسب با محل قرارگیری ایجاد می‌شود (۱۱).

همانطور که مقادیر بدست آمده نشان می‌دهند، میزان رهایش زمانی که میکروسفرها در لایه‌ی دوم و سوم قرار داده می‌شوند متفاوت می‌باشد. رهایش داروی دگزامتازون زمانی که در لایه‌ی دوم غشاء قرار دارد، در روز اول عصاره گیری کمتر از روز دوم بوده است که دلیل این امر وجود لایه‌ی سوم و مدت زمان لازم برای شروع تخریب این لایه و همچنین کوچکتر بودن ساینز تخلخل‌ها در این لایه در مقایسه با لایه‌ی سوم غشائی می‌باشد. همانطور که مشاهده می‌شود میزان رهایش در غشاء در روز دوم بیشتر شده است.

در نتایج حاصل از غشاء سوم، مشاهده می‌شود که میزان رهایش در روز دوم، نسبت به روز اول بیشتر بوده و دلیل این امر وجود تخلخل‌های

بازسازی بافت نرم و سخت به کار گرفته شود.

اسید دارای دگزامتازون مقدور بوده و همچنین به دلیل شباهت به بافت استخوان و نیز ایجاد شرایط مناسب برای ترمیم بافت نرم، می تواند در

منابع:

1. Newman MG, Takei H, Klokkevold PR, Carranza FA. Carranza's clinical periodontology: Elsevier health sciences; 2011.
2. Moghaddass H, Kадkhodazadeh M, Pezeshkfar A. The comparison between palatal connective tissue graft as a membrane with collagen membrane in combination with Bio-Oss and PRGF for the treatment of intrabony defects: (A Randomized Clinical Trial). Journal of Dental School, 2012; 30(1): 29.
3. Kalitheertha Thevar J-T, Nik Malek NAN, Abdul Kadir MR. In vitro degradation of triple layered poly (lactic-co-glycolic acid) composite membrane composed of nanoapatite and lauric acid for guided bone regeneration applications. Materials Chemistry and Physics. 2019;221:501-14.
4. Bottino MC, Thomas V, Schmidt G, Vohra YK, Chu T-MG, Kowolik MJ, et al. Recent advances in the development of GTR/GBR membranes for periodontal regeneration—a materials perspective. Dental materials. 2012;28(7):703-21.
5. Hickey T, Kreutzer D, Burgess DJ, Moussy F. Dexamethasone/PLGA microspheres for continuous delivery of an anti-inflammatory drug for implantable medical devices. Biomaterials. 2002;23(7):1649-56.
6. Ghorbani F, Nojehdehian H, Zamanian A. Physicochemical and mechanical properties of freeze cast hydroxyapatite-gelatin scaffolds with dexamethasone loaded PLGA microspheres for hard tissue engineering applications. Materials Science and Engineering: C. 2016;69:208-20.
7. Ghorbani F, Zamanian A, Nojehdehian H. Effects of pore orientation on in-vitro properties of retinoic acid-loaded PLGA/gelatin scaffolds for artificial peripheral nerve application. Materials Science and Engineering: C. 2017;77:159-72.
8. Dash TK, Konkimalla VB. Poly-ε-caprolactone based formulations for drug delivery and tissue engineering: A review. Journal of Controlled Release. 2012;158(1):15-33.
9. A History of Biomaterials. In: Ratner BD, Hoffman AS, Schoen FJ, Lemons JE, editors. Biomaterials Science (Third Edition): Academic Press; 2013. p. xli-liiii.
10. Makadia HK, Siegel SJ. Poly Lactic-co-Glycolic Acid (PLGA) as Biodegradable Controlled Drug Delivery Carrier. Polymers. 2011;3(3).
11. Zhang HY, Jiang HB, Ryu J-H, Kang H, Kim K-M, Kwon J-S. Comparing Properties of Variable Pore-Sized 3D-Printed PLA Membrane with Conventional PLA Membrane for Guided Bone/Tissue Regeneration. Materials. 2019;12(10):1718.
12. Wang J, Wang L, Zhou Z, Lai H, Xu P, Liao L, et al. Biodegradable Polymer Membranes Applied in Guided Bone/Tissue Regeneration: A Review. Polymers. 2016;8(4).
13. Liao S, Wang W, Uo M, Ohkawa S, Akasaka T, Tamura K, et al. A three-layered nano-carbonated hydroxyapatite/collagen/PLGA composite membrane for guided tissue regeneration. Biomaterials. 2005;26(36):7564-71.
14. Simian M, Dahlin C, Blair K, Schenk RK. Effect of different microstructures of e-PTFE membranes on bone regeneration and soft tissue response: a histologic study in canine mandible. Clinical Oral Implants Research. 1999;10(2):73-84.
15. Oliveira JM, Kotobuki N, Tadokoro M, Hirose M, Mano JF, Reis RL, et al. Ex vivo culturing of stromal cells with dexamethasone-loaded carboxymethylchitosan/poly(amidoamine) dendrimer nanoparticles promotes ectopic bone formation. Bone. 2010;46(5):1424-35.
16. Mota J, Yu N, Caridade SG, Luz GM, Gomes ME, Reis RL, et al. Chitosan/bioactive glass nanoparticle composite membranes for periodontal regeneration. Acta Biomaterialia. 2012;8(11):4173-80.
17. Kharaziha M, Fathi MH, Edris H. Development of novel aligned nanofibrous composite membranes for guided bone regeneration. Journal of the Mechanical Behavior of Biomedical Materials. 2013;24:9-20.