

نقش عوامل ترویج شده از سلول های بنیادی مزانشیمی در پیشگیری از بروز آرتربیت القاء شده توسط کلاژن در موش های صحرایی

مریم نظافت فریزی^۱، محمود فرامرزی^۲، طاهره موسوی^{۳*}، کبری انتظامی^۴، علی محمد شریفی^۵

^۱دانشجوی کارشناسی ارشد اینمنی شناسی پزشکی، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ایران، تهران، ایران.

^۲دانشجوی کارشناسی ارشد اینمنی شناسی پزشکی، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ایران، تهران، ایران.

^۳استاد اینمنی شناسی پزشکی، دانشکده علوم پزشکی و عضو مرکز تحقیقات مقاومتهای میکروبی، دانشگاه علوم پزشکی ایران، تهران، ایران.

^۴دانشیار اینمنی شناسی پزشکی، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ایران، تهران، ایران.

^۵استاد فارماکولوژی، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ایران، تهران، ایران.

*نویسنده مسئول: استاد گروه اینمنی شناسی پزشکی، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ایران، تهران، ایران.

پست الکترونیک: Taherehtavakol@gmail.com

چکیده

زمینه و هدف: آرتربیت روماتوئید (RA) با التهاب سینوویوم و تخریب مفصلی شناخته شده است. سلول های بنیادی مزانشیمی (MSC) در درمان و پیشگیری از بیماری های خودایمنی متعدد، مؤثر می باشند. در مطالعه حاضر اثر مولکول های ترشحی *MSCs* در پیشگیری از آرتربیت القاء شده توسط کلاژن (CIA) در موش های صحرایی مورد بررسی قرار گرفت.

مواد و روش کار: در این مطالعه تجربی، به کمک امولسیون کلاژن تیپ II جوجه و ادجوان فروند در موش های صحرایی نژاد ویستار، مدل حیوانی آرتربیت تهیه و به طور همزمان از مایع رویی کشت *MSCs* مشتق از مغراستخوان برای پیشگیری از بروز CIA استفاده شد. در گروه کنترل بجای مایع رویی کشت *MSCs* از محیط کشت سلول استفاده شد. از روز ۷ تا ۳۵ پس از ایمونیزاسیون، میزان تورم پاهای و شدت بالینی علایم و همچنین ویژگی های هیستوپاتولوژیکی استخوان ها و مفاصل مورد ارزیابی قرار گرفت.

یافته ها: این مطالعه نشان داد مایع رویی کشت *MSCs* بصورت معناداری سبب تأخیر در شروع CIA کاهش تورم پاهای، تخریب استخوان، التهاب مفاصل و شدت علایم بالینی در گروه پیشگیری در مقایسه با موش های صحرایی گروه کنترل می شود.

نتیجه گیری: نتایج حاصل از این تحقیق نشان داد که استفاده از فاکتورهای محلول موجود در مایع رویی کشت سلول های بنیادی مزانشیمی هر چند نمی تواند به طور کامل از بروز CIA جلوگیری کند، ولی علایم بالینی آرتربیت را به طور قابل ملاحظه کاهش داده و موجب بهبودی آسیب های بافتی موضعی می شود. به نظر می رسد، این نتایج می تواند در برنامه های درمان و پیشگیری از آرتربیت انسان مورد استفاده قرار گیرد.

واژه های کلیدی: آرتربیت روماتوئید، آرتربیت القاء شده با کلاژن، سلول بنیادی مزانشیمی

مقدمه

آرتیت روماتوئید یکی از بیماری‌های التهابی خودایمنی مزمن می‌باشد که با تخریب استخوان و غضروف شناخته می‌شود. آسیب‌های مخرب نتیجه‌ای از پاسخ‌های ایمنی و فرایندهای التهابی غیراختصاصی برای آنتیژن می‌باشند [۱]. مطالعات متعددی نشان داده‌اند که شناسایی اتوآنطیژن‌ها بوسیله سلول‌های T برای بروز آسیب‌های ناشی از این بیماری خود ایمن ضروری می‌باشد. همچنین نقص در هموستاز سلول‌های T تنظیمی در بروز آرتیت نقش دارند [۲]. بسیاری از دستورالعمل‌های درمانی آرتیت روماتوئید در جهت کاهش شدت عالیم بیماری می‌باشد. مهار مواد واسطه‌ای مختلف همچون: -TNF و IL-1 و یا استفاده از ترکیبات کورتیکواستروئیدی بخشی از این دستورالعمل‌های درمانی می‌باشند. با این حال، تاکنون روش موثر و بادوامی برای پیشگیری و درمان آرتیت روماتوئید ارائه نشده است [۳].

در چند سال اخیر توجه زیادی به سلول‌های بنیادی مزانشیمی به عنوان ابزار موثر در سلول درمانی معطوف شده است. این سلول‌های بنیادی بالغ غیرهماتوپویتیک می‌باشند که از انواع بافت‌های همبند بالغ بخصوص بافت مغزاستخوان و چربی جدا می‌شوند. این سلول‌ها از قدرت خود تجدیدشوندگی برخوردار می‌باشند و می‌توانند به انواع مختلفی از بافت‌ها مانند چربی، استخوان و تاندون متمايز گردند. این سلول‌ها علاوه بر ترمیم بافت، دارای خواص تعدیل‌کنندگی پاسخ‌های ایمنی نیز می‌باشند [۴]. دانشمندان با بررسی ویژگی‌های تعدیل پاسخ‌های ایمنی توسط سلول‌های بنیادی مزانشیمی به این نتیجه رسیدند که می‌توان از این سلول‌ها به عنوان یک گرینه جدی در درمان یا پیشگیری از بیماری‌های خودایمن استفاده نمود و بحث پیشگیری از بروز بیماری‌های خودایمن با استفاده از سلول‌های بنیادی مزانشیمی یکی از مواردی است که در چند سال اخیر مورد توجه قرار گرفته است. هر چند واکنش‌های سلول‌های بنیادی مزانشیمی با سلول‌های مهاری سلول‌های سلولی ممکن است در بروز فعالیت‌های مهار کنندگی این بنیادی مزانشیمی مهم باشد، ولی فعالیت مهار کنندگی این سلول‌ها بطور عمده از طریق مولکول‌های محلول ترشحی

مریم نظافت فریزی و همکاران

که بدنیال تماس با سلول‌های هدف القاء یا دچار افزایش بیان می‌گردد، صورت می‌گیرد. آنزیم نیتریک اکساید سنتیاز القایی، آنزیم اندول‌آمین ۲،۳- دی اکسیژنаз، HLA-G محلول، بخشی از این عوامل محلول ترشح شده توسط این سلول‌های بنیادی می‌باشند [۵،۶]. سلول‌های بنیادی مزانشیمی با تولید IL-6 سبب مهارت‌تمایز منوسیت‌ها به سلول‌های دندنیتیک و کاهش توانایی تحریک سلول‌های T توسط آنها می‌شوند. این سلول‌ها با تولید پروستاگلاندین E2 از فعال‌شدن سلول‌های B جلوگیری می‌کنند و از طرفی باعث القاء سلول‌های T تنظیمی، مهار تکثیر و تولید IL-2 توسط لنفوسيت‌های و القاء پاسخ‌های Th2 می‌شوند. ترکیبات دیگری همچون TG، هم اکسیژناز ۱ و فاکتور مهاری لوسمی (LIF) نیز بدنیال فعال‌شدن سلول‌های بنیادی مزانشیمی تولید می‌شوند. تولید HLA-G5 توسط سلول‌های بنیادی مزانشیمی منجر به مهار تکثیر سلول‌های T مهار سایتوکسیسیته سلول‌های NK و لنفوسيت‌های T سایتوکسیک شده و ازسوی دیگر سبب افزایش T تنظیمی می‌گردد. تماس سلولی بین سلول‌های بنیادی مزانشیمی و سلول‌های T فعال شده منجر به القاء تولید IL-10 و تحریک HLA-G5 محلول از آنها می‌گردد [۷،۸]. با توجه به نقش غیر قابل انکار پاسخ‌های ایمنی در بروز و پیشرفت بیماری آرتیت روماتوئید از یکسو و قابلیت ترشح مولکول‌هایی با خاصیت تعدیل‌کنندگی ایمنی توسط سلول‌های بنیادی مزانشیمی از سوی دیگر، در مطالعه حاضر برای اولین بار نقش این مولکول‌ها در پیشگیری از بروز آرتیت روماتوئید مورد بررسی قرار گرفت. برای انجام این مطالعه از مدل حیوانی آرتیت القاء شده با کلائز در موش‌های صحرایی استفاده شد. این مدل حیوانی از نظر مکانیسم بیماری‌زایی و الگوی بروز التهاب و تخریب غضروف و استخوان‌های مفاصل تشابه زیادی به آرتیت روماتوئید انسانی دارد [۹،۱۰]. بر این اساس می‌توان نتایج حاصل از این مطالعه را به نمونه‌های انسانی تعمیم داد.

روش کار

حیوانات: در این مطالعه تجربی موش‌های صحرایی نر نژاد ویستار با سن ۶-۸ هفته و وزن ۱۶۰-۱۸۰ گرم از انستیتو

از ۹۰ درصد سطح پلیت کشت را پوشاندند، مایع رویی کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی جمع‌آوری شد. این مایع در دمای ۷۰- درجه سانتی گراد تا زمان انجام آزمایش نگهداری شدند.

القاء آرتربیت بواسطه کلاژن در موش‌های صحرایی و تعیین درصد ابتلاء: برای تهیه امولسیون کلاژن-ادجوانات، کلاژن (Sigma,USA) حل شده در اسیداستیک با غلظت ۴ میلی‌گرم در میلی‌لیتر و ادجوانات کامل فروند (Sigma,USA) با غلظت ۲ میلی‌گرم در هر میلی‌لیتر با حجم برابر مخلوط شدند. موش‌های صحرایی در ۳ گروه، گروه کنترل سالم، کنترل CIA و پیشگیری تقسیم‌بندی شدند. بر اساس مطالعه‌های قبلی تعداد موش‌های صحرایی موجود در هر گروه ۷ سر موش صحرایی تعیین گردید. در گروه کنترل CIA ۱۰۰ میکرولیتر امولسیون کلاژن-ادجوانات بصورت داخل پوستی به ناحیه پشت نزدیک پایه دم (به ۳-۴ ناحیه) تزریق شد. پس از گذشت ۷ روز از تزریق اول، دومین تزریق که شامل ۱۰۰ میکرولیتر امولسیون کلاژن-ادجوانات ناقص بود بصورت داخل پوستی به ناحیه پشت موش صحرایی نزدیک پایه دم تزریق شد. در گروه کنترل سالم هیچ تزریقی انجام نشد. پاهای عقبی موش صحرایی شامل؛ پنجه‌ها، مفاصل مج پا و زانو بصورت کور و ماکروسکوپی (با چشم غیر مسلح) از نظر قرمزی و تورم برسی قرار گرفتند. اولین علایم بروز قرمزی و تورم در مفاصل پاهای عقبی موش صحرایی به عنوان روز آغاز ابتلا به آرتربیت توسط کلاژن ثبت شد. درصد ابتلاء CIA فرمول زیر محاسبه شد:

$$\frac{\text{تعداد رت‌های مبتلا به CIA در هر گروه}}{\text{تعداد کل رت‌های موجود در هر گروه}} \times 100 = \text{درصد ابتلاء به CIA}$$

پیشگیری از بروز آرتربیت در موش‌های صحرایی توسط سوپ کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی: به گروه پیشگیری CIA ۱۰۰ میکرولیتر امولسیون کلاژن-ادجوانات به صورت داخل پوستی به ناحیه پشت موش‌های صحرایی نزدیک دم و ۱۰۰ میکرولیتر سوپ کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی از طریق داخل وریدی تزریق شد. در ایمونیزاسیون بوستر که ۷ روز بعد انجام شد ۱۰۰

پاستور تهران خریداری شدند. موش‌های صحرایی در شرایط مناسب از نظر دما (۲۰-۲۲ درجه سانتی گراد)، رطوبت (۵۰-۷۰ درصد) و روشناهی (سیکل ۱۲ ساعته تاریکی-روشنایی) نگهداری شدند.

جداسازی سلول‌های بنیادی مزانشیمی موش‌های صحرایی: موش‌های صحرایی به روش قطع نخاعی کشته و استخوان تیبیا و فمور آنها جدا شد. اپی‌فیز دو سر استخوان جدا شده و با تزریق محیط (Invitrogen, USA) DMEM مغزاستخوان خارج شدند. سلولها در محیط FBS; Fetal bovine حاوی ۱۰ درصد سرم جنین گاوی (serum)، ۱۰۰ میلی‌لیتر پنی‌سیلین و ۱۰۰ میکروگرم در میلی‌لیتر استرپтомایسین سوسپانسیون شده و به فلاسک ۲۵ سانتی‌متر مربعی منتقل شدند. برای حذف سلول‌های غیرچسبان، پس از پاساز سلولی چهارم، سلول‌های بنیادی تعویض شد. پس از پاساز سلولی چهارم، سلول‌های بنیادی مزانشیمی برای ارزیابی‌های فلوسایتومتری، کشت‌های تمایزی و تهیه مایع رویی کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی مورد استفاده قرار گرفتند.

تأثیید سلول‌های بنیادی مزانشیمی و تهیه سوپ کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی: برای اثبات مزانشیمی بودن سلول‌های تخلیص شده از مغزاستخوان از محیط کشت تمایزی استخوانی (محیط DMEM حاوی ۵۰ میکروگرم در میلی‌لیتر آسکوربیک ۲-فسفات، ۱۰ نانومولار دگرامتاژون و ۱۰ میلی‌مولا ر بتا گلیسرول فسفات) و محیط کشت تمایزی چربی (محیط DMEM حاوی ۵۰ میکروگرم در میلی‌لیتر آسکوربیک ۲-فسفات، ۱۰۰ نانومولار دگرامتاژون و ۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر اندوماتاسین) استفاده شد. برای بررسی شاخص‌های آنتی‌ژنی سطح سلول‌های بنیادی مزانشیمی از آنتی‌بادی‌های منوکلونال متصل به فلوروکروم علیه مولکول‌های CD13، CD29، CD31، CD44، CD45 و BD Biosciences CD106 (همه آنتی‌بادی‌ها از خریداری شدند) استفاده شد.

پس از تأثیید سلول‌های بنیادی مزانشیمی توسط فلوسایتومتری، این سلول‌ها در پلیت‌های کشت حاوی محیط کامل DMEM کشت داده شده و زمانی که بیش

۴۲۲ منقش عوامل ترشح شده از سلول های بنیادی...

مریم نظافت فریزی و همکاران

۱۰ درصد فیکس شده و بدنال دکلسيفیه کردن استخوان با اسید نیتریک ۱۰ درصد و قالب‌گیری پارافین، نمونه‌های مربوط به مفاصل توسط میکروتوم در چندین سطح برش داده شد. برش‌های بافتی مفاصل با هماتوکسیلین-ائوزین رنگ آمیزی شده و میزان تغییرات در مفاصل مورد ارزیابی قرار گرفت. تشخیص التهاب بافتی حد یا مزمون بر اساس الگوی ارتشاح سلول‌ها در ناحیه سینوویال و بافت‌های نرم اطراف مفاصل تعیین گردید. بر این اساس التهاب همراه با حضور لنفوسيتها، پلاسماسل‌ها، ماکروفازها و گرانولوسیتها و همچنین تشکیل آبسه، گرانولوم، فیبروز بافتی، ریزن اپی‌تیال و تخریب استخوان مورد ارزیابی قرار گرفت.

یافه‌ها

ارزیابی سلول‌های بنیادی مزانشیمی: در کشت اولیه سلول‌های مغز استخوان، کلنی‌های سلول‌های مزانشیمی به صورت دوکی شکل دیده شدند و هنگامی که ۸۰ درصد فلاسک کشت را پر کردند نمایی موج (مشخصه سلول‌های مزانشیمی) را نشان دادند (شکل ۱). علاوه بر خاصیت چسبندگی و مرفلوژی سلول‌های بنیادی مزانشیمی، جهت اثبات مزانشیمی بودن آنها و قابلیت تمایز به سلول‌های چربی و استخوان، در معرض محیط آدیپوزنیک و استئوژنیک قرار گرفتند. این آزمایش نشان داد سلول‌هایی که به مدت ۲۱ روز در محیط استئوژنیک و یا به مدت ۱۴ روز در محیط آدیپوزنیک قرار گرفته بودند به سلول‌های استخوانی و چربی متمایز می‌گردند. رنگ‌آمیزی Alizarin-Red و Oil-Red تایید نمود (شکل ۲). بررسی ایمنوفوتایپی سلول‌های بنیادی مزانشیمی نشان داد که این سلول‌ها دارای شاخص‌های سلول‌های بنیادی مزانشیمی یعنی CD13، CD29 و CD44 بوده و از نظر شاخص‌های آنتی‌ژن‌های مختص سلول‌های خونساز یعنی CD31، CD45 و CD106 منفی بودند (نمودار ۱).

تعیین زمان آغاز و درصد ابتلا به آرتربیت: بررسی ما نشان داد اولین علایم ابتلا به آرتربیت القاء شده توسط کلاژن در گروه کنترل CIA بین روزهای ۱۰-۱۲ پس از ایمونیزاسیون اولیه و بصورت متوسط روز ۱۱ و درصد ابتلا به آرتربیت ۱۰۰ درصد بود.

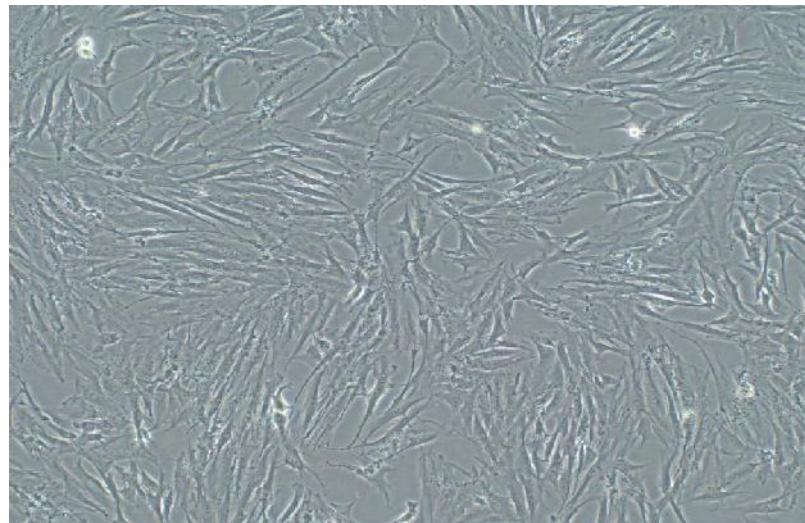
میکرولیتر امولسیون کلاژن-ادجوانت ناقص به صورت داخل پوستی به ناحیه پشت موش نزدیک دم و ۱۰۰ میکرولیتر سوب کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی از طریق داخل وریدی تزریق شد.

تعیین میزان تورم پاهای موش صحرایی: میزان قطر هر دو پای عقبی موش صحرایی قبل از شروع مطالعه اندازه گیری شدند. پس از ایمونیزاسیون (روز اول) بصورت هر دو روز یکبار باکولیس دیجیتال میزان تورم پاهای عقبی موش صحرایی اندازه گیری و میانگین آن ثبت شد. میزان صحت اندازه گیری کولیس ۱۰۰ میلی متر بود.

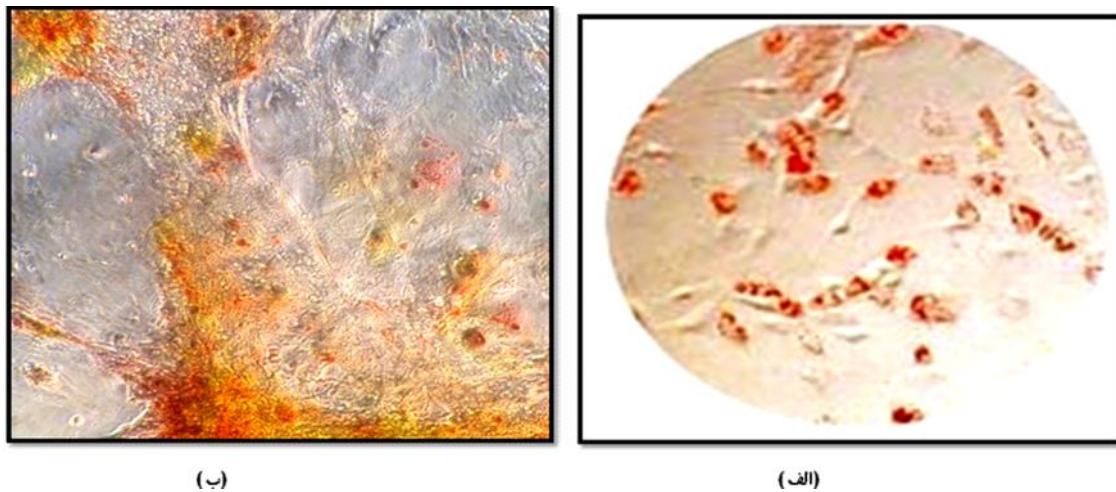
درجه بندی شدت بالینی: موش‌های صحرایی مربوط به گروه کنترل سالم، کنترل CIA و پیشگیری CIA از روز صفر (شروع ایمونیزاسیون) تا پایان دوره مطالعه هر دو روز یکبار از نظر؛ زمان آغاز آرتربیت القاء شده توسط کلاژن، روند پیشرفت آرتربیت القاء شده توسط کلاژن و حداکثر بروز علایم آرتربیت القاء شده توسط کلاژن توسط مطالعه‌گر کور مورد بررسی قرار گرفتند. متوسط درجه بروز آرتربیت القاء شده توسط کلاژن در دو پای عقبی موش صحرایی بر اساس میزان قرمزی و تورم، سطح گرفتاری و مشکلات حرکتی از ۰ تا ۵ درجه‌بندی شد. این درجه‌بندی بر اساس معیارهای ذیل بود: صفر: فاقد علامت خاص، ۱: تورم مختصر در مج پا یا قرمزی مختصر در پا، ۲: التهاب مشخص همراه با تورم پیشرونده و بروز قرمزی در میانه پا علاوه بر مج پا، ۳: قرمزی و تورم در کل پاها مشاهده می شود ولی نشانه‌ای از تورم در انگشت‌های پا دیده نمی‌شود، ۴: تورم مشخص در کل پای موش صحرایی که حتی انگشت‌ها نیز متورم شدند، ۵: علاوه بر قرمزی و تورم شدید پا، موش صحرایی دچار مشکل حرکتی نیز شده و پای خود را به سختی جابجا کند.

مطالعات رادیوگرافی: ۳۵ روز پس از ایمونیزاسیون اولیه، موش‌های صحرایی با کتامین + زایلوزین بیهوده شده و روی باکس رادیوگرافی قرار داده شدند. آنالیز رادیوگرافی پاهای عقبی موش‌های صحرایی گروه کنترل و پیشگیری توسط ماشین اشعه X انجام شد.

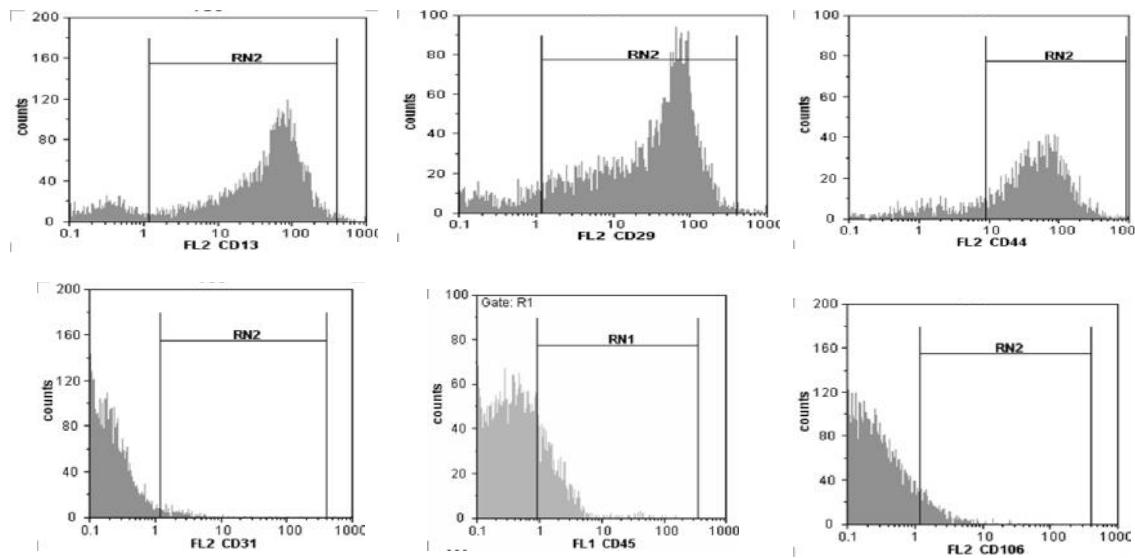
جمع آوری نمونه‌های بافت از موش‌های صحرایی و مطالعات بافت‌شناسی: موش‌های صحرایی سپس کشته شده و پاهای عقبی موش‌های صحرایی جدا و در فرمالین



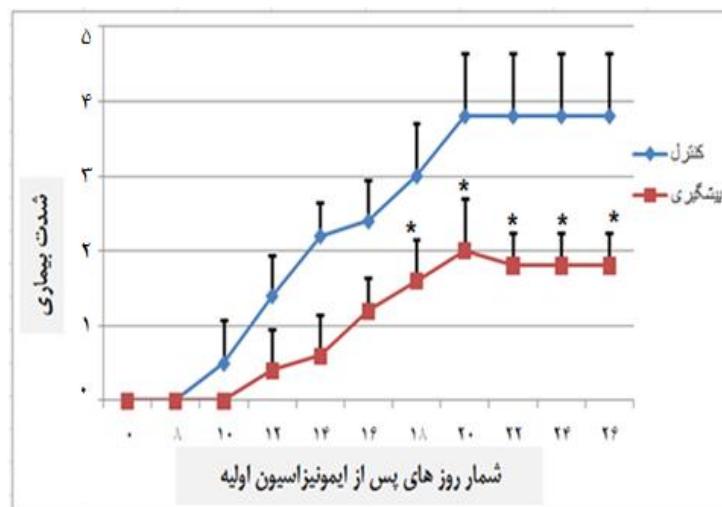
شکل ۱: مرفوولوژی سلولهای بنیادی مزانشیمی در پاساز چهارم کشت. سلولهای دوکی شکل با نمای مشابه سلولهای فیبروبلاستی مشاهده می‌شوند. این سلولها دارای هسته بزرگ و گرد با هستک مشخص می‌باشند (میکروسکوپ معکوس، بزرگنمایی ۴۰۰ برابر).



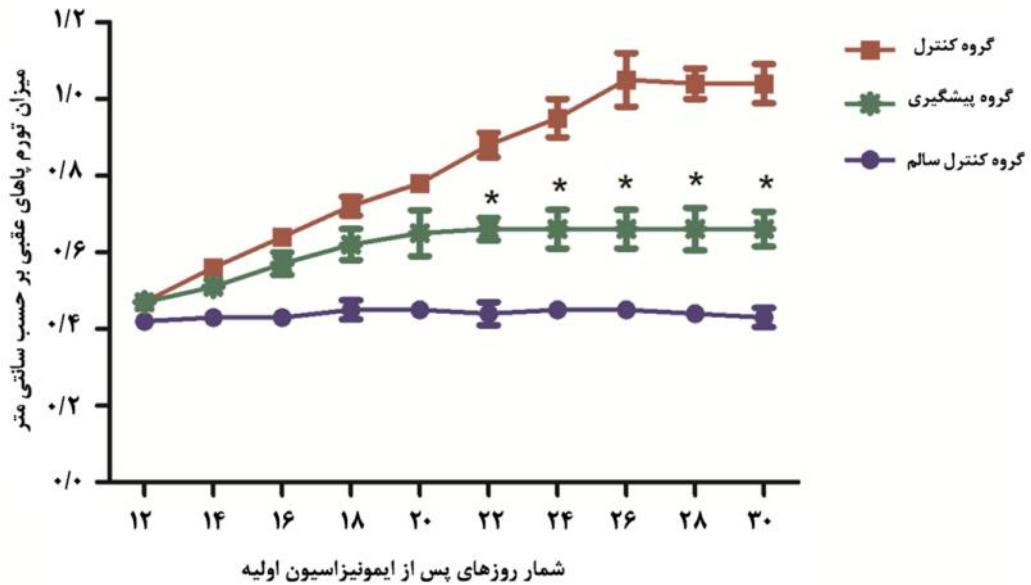
شکل ۲: ارزیابی توانایی تمایز سلولهای بنیادی مزانشیمی به چربی استخوان. جهت تاییدتمایز به چربی؛ سلولهای بنیادی مزانشیمی پس از کشت چهارم به مدت دو هفته در معرض محیط تمایز به چربی قرار گرفته اند و با Oil-Red رنگ آمیزی شده اند (میکروسکوپ معکوس، بزرگنمایی ۴۰۰ برابر) (الف). جهت تایید تمایز به استخوان، سلولهای بنیادی مزانشیمی پس از کشت چهارم به مدت سه هفته در معرض محیط تمایز به استخوان قرار گرفته اند و با Alizarin-Red رنگ آمیزی شده اند (میکروسکوپ معکوس، بزرگنمایی ۴۰۰ برابر).



نمودار ۱: بررسی ایمنوفوتایپی سلولهای بنیادی مزانشیمی. نتایج آنالیز فلوسایتومتری بر روی سلولهای بنیادی مزانشیمی پاساز چهارم حاکی از بیان مولکولهای CD13، CD29 و CD44 و عدم بیان مولکولهای CD31، CD45 و CD106 در سطح این سلولها بود.



نمودار ۲: متوسط شدت بیماری در گروه های مختلف موش های صحرایی طی روزهای مختلف پس از ایمونیزاسیون. تفاوت معنادار را در شدت بیماری بین گروه کنترل و گروه پیشگیری از روز ۲۰ پس از ایمونیزاسیون تا پایان دوره مطالعه مشاهده شد ($P=0.043$).



نمودار ۳: میزان تورم پاهای عقبی موش صحرایی در گروه‌های مختلف. میزان تورم پاهای موش طی روزهای مختلف پس از ایمونیزاسیون اولیه در سه گروه کنترل سالم (بدون هیچ تیمار اضافی)، گروه کنترل (ایمونیزاسیون با امولسیون کلاژن-اوجوانت) و گروه پیشگیری (ایمونیزاسیون با امولسیون کلاژن-اوجوانت و سوب کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی) نشان داده شده است. سوب کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی سبب کاهش میزان تورم پاهای عقبی موش صحرایی در گروه پیشگیری در مقایسه با گروه کنترل از روز ۲۲ پس از ایمونیزاسیون اولیه گردید ($P = 0.035$).

ارزیابی میزان تورم پاهای موش صحرایی ویستار: در بررسی سه گروه مورد مطالعه مشخص شد؛ هر چند شروع تورم در پاهای موش صحرایی گروه‌های کنترل CIA و گروه پیشگیری، ۱۴ روز پس از ایمونیزاسیون بود، ولی شیب افزایش میزان تورم در گروه کنترل CIA شدیدتر از گروه پیشگیری بود. از روز ۲۲ به بعد تفاوت معناداری بین دو گروه کنترل CIA و پیشگیری مشاهده شد ($P = 0.035$)، تفاوتی که تا پایان زمان مطالعه باقی ماند. در گروه پیشگیری در مقایسه با گروه کنترل CIA حداکثر میزان تورم پاهای موش صحرایی کمتر بود و از روز ۲۲ به بعد یک روند ثابتی را نشان داد (نمودار ۳).

تعیین درجه بالینی بیماری: در این مطالعه روند تغییر شدت التهاب و تورم همراه با سطح درگیری در گروه کنترل CIA سریعتر از گروه پیشگیری بود. آنالیزهای آماری حاکی از تفاوت معنادار ($P = 0.043$) شدت عالیم بالینی بیماری بین گروه پیشگیری CIA و گروه کنترل CIA از روز ۱۸ تا پایان دوره مطالعه (روز ۳۵) بود. در هر دو گروه پیشگیری و کنترل در روز ۲۰ شدت عالیم بالینی بیماری به وضعیت ثابتی رسید اما تفاوت معناداری بین دو گروه وجود داشت (نمودار ۲). حداقل درجه بیماری مشاهده شده در گروه کنترل ۵ و در گروه پیشگیری ۳ بود.

و بافت‌های نرم اطراف گردیده بودند. در همه موارد بجز یک مورد تخریب استخوان نیز گزارش شد. این در حالی بود که مطالعه‌های هیستوپاتولوژی در موش‌های صحرایی اولیه، عدم وجود تورم و تغییرات استخوانی در گروه کنترل سالم و وجود تورم و عدم شدید بافت نرم، جذب ماتریکس استخوان و ساییدگی آن، شکل‌گیری استئوفیتی در حواشی مفاصل در گروه کنترل CIA بود. این در حالی بود که مایع رویی کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی بطور قابل توجه‌ای میزان جذب استخوان و شکل‌گیری استئوفیتی را کاهش داده بود.

بحث

از آنجا که علت آرتربیت روماتوئید و همچنین پاتوژن آن کاملاً مشخص نشده است و مکانیسم عمل بسیاری از عوامل درمانی مورد استفاده نیز قطعی نیست، به طبع آن هیچ یک از ملاحظات درمانی علاج بخش نیستند. اغلب درمان‌های مختلف، به سمت سرکوب غیراختصاصی فرآیند التهابی یا ایمونولوژیک معطوف شده‌اند. سابقه خانوادگی و زمینه ژنتیکی از معیارهای پیش‌گویی شانس ابتلاء فرد به آرتربیت روماتوئید می‌باشد [۱، ۳]. بر اساس وضعیت موجود یافتن رژیم‌های درمانی پیشگیری‌کننده از موضوعات مورد علاقه متخصصین روماتولوژی می‌باشد.

در مطالعه حاضر ما برای اولین بار نقش پیشگیری‌کننده مایع رویی کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی در جلوگیری از بروز آرتربیت را مورد بررسی قرار دادیم. برای نیل به این هدف قدم اول انتخاب مدل حیوانی مناسب بود. با توجه به اینکه مدل‌های حیوانی آرتربیت دارای تشابهات مرفو‌لولوژیک با بیماری‌های انسانی بوده و ظرفیت مدل حیوانی برای پیش‌بینی کارایی دستورالعمل‌های درمانی در انسان معیار مهمی در انتخاب مدل‌های حیوانی می‌باشد، مدل‌های مختلف القاء آرتربیت مورد مطالعه قرار گرفت و از میان آنها مدل CIA انتخاب شد. با توجه به اینکه در مدل آرتربیت القاء شده توسط کلائز از کلائز تیپ دو به عنوان پروتئین تشکیل‌دهنده اصلی غضروف

نتایج مطالعات رادیوگرافی: مطالعات رادیوگرافی بر روی پاهای عقبی موش صحرایی ۳۵ روز پس از ایمونیزاسیون اولیه، عدم وجود تورم و تغییرات استخوانی در گروه کنترل سالم و وجود تورم و عدم شدید بافت نرم، جذب ماتریکس استخوان و ساییدگی آن، شکل‌گیری استئوفیتی در حواشی مفاصل در گروه کنترل CIA بود. این در حالی بود که مایع رویی کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی بطور قابل توجه‌ای میزان جذب استخوان و شکل‌گیری استئوفیتی را کاهش داده بود.

ویژگی‌های بافت‌شناسی آرتربیت در گروه‌های کنترل و پیشگیری: در روز ۳۵، ارزیابی بافت‌شناسی پاهای عقب موسهای صحرایی مربوط به گروه کنترل سالم، کنترل CIA و پیشگیری صورت گرفت. مطالعه‌های ماکروسکوپی بر روی پاهای عقبی موش صحرایی که در فرمالین فیکس شده بود حاکی از بروز قرمزی و تورم شدید در پاهای عقبی موش صحرایی در گروه کنترل CIA بود. یکی از موسهای صحرایی موجود در این گروه نیز دچار ناهنجاری شکلی پا شده بود. در موسهای صحرایی گروه پیشگیری که همزمان با القاء آرتربیت تحت تجویز مایع رویی کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی قرار گرفته بودند، مطالعه‌های ماکروسکوپی حاکی از قرمزی و تورم مختصر در پاهای عقبی آنها بود و هیچ موردی از ناهنجاری شکلی پا در آنها مشاهده نشد. مطالعه‌های میکروسکوپی و به طبع آن نتایج هیستوپاتولوژی نیز مشاهده‌های ماکروسکوپی را تأیید نمودند (شکل ۲). مطالعه‌های میکروسکوپی بر روی تغییرات سلولی سینوویال، تغییرات بافت‌های نرم اطراف مفاصل و میزان تخریب استخوان‌ها متتمرکز شده بود. در گروه کنترل هایپرپلازی سینوویال همراه با ادم وسیع محدود شدن فضای مفصلی را موجب گردیده بود، مشاهده شد. گشادی عروق خونی همراه با تجمع خون در عروق مفاصل، ریزش سلول‌های اپی‌تلیال و ارتshaw مختلط از سلول‌های نوتروفیل، ماکروفاز، لنفوسيتها و پلاسماسل‌ها در سینوویال و بافت‌های نرم اطراف مفاصل گزارش شد. همچنین یک تجمع گرانولوماتوزی سلول‌های التهابی مزمن مانند ماکروفازها، پلاسماسل‌ها، لنفوسيتها و سلول‌های چند هسته‌ای بزرگ سبب شکل‌گیری پانوس در نقاط مختلف سینوویال

نظر می‌رسد طراحی و پیشنهاد رژیم‌های پیشگیری یا درمانی متعددی بر پایه اصلاح پاسخ‌های ایمنی مضر سبب بهبود علایم کلینیکی بیماری می‌گردد. مهار IL-1 و TNF-_α[۱۸]، مهار لنفوسيت‌های T با استفاده از CTLA-4-آنتمپادی [۱۹] مهار آنزیم‌های تجزیه‌کننده ماتریکس بافتی [۲۰] و کاهش پاسخ‌های ایمنی هومورال از طریق تجویز کلازن از مسیرهای وریدی یا خوراکی [۲۱] بخشی از مطالعه‌های قبلی در زمینه پیشگیری از القاء آرتربیت توسط کلازن می‌باشدند. بخش زیادی از این دستورالملوک‌های پیشگیری‌کننده تنها معطوف به اصلاح یا کنترل بخش محدودی از ناهنجاری ایمنولوژیک می‌باشد. بی‌شک یافتن رژیم‌هایی که بتواند با کمترین عوارض سبب بهبود بخش زیادی از پاسخ‌های ایمنی مضر (با تأکید بر جنبه‌های مختلف ایمنی تطبیقی و ایمنی ذاتی) در آرتربیت روماتوئید گردد، می‌تواند به عنوان هدف نهایی محققین فعال در زمینه روماتولوژی مورد توجه باشد.

در دهه اخیر توجه زیادی به شناخت و استفاده از ویژگی‌های ایمنومدولاتوری سلول‌های بنیادی مزانشیمی در کلینیک شده است. سلول‌های بنیادی مزانشیمی بواسطه تماس سلولی یا ترشح مواد واسطه‌ای جنبه‌های مختلف سیستم ایمنی ذاتی و تطبیقی را تحت تأثیر قرار می‌دهند [۵]. با شناخت بهتر این ویژگی‌های ایمنومدولاتوری بحث استفاده از این سلول‌ها در بیماری‌های خودایمن مختلف همچون؛ مولتیپل اسکلروزیس، دیابت تیپ I و آرتربیت روماتوئید مطرح شد [۲۲].

در بیماری‌های خودایمنی، سلول‌های بنیادی مزانشیمی علاوه بر توانایی تعديل فعالیت و تکثیر سلول‌های T دارای اثر درمانی نیز هستند. در بیماری آرتربیت روماتوئید استفاده از این سلول‌ها باعث کاهش التهاب موضعی در مفاصل و کاهش سایتوکاین‌های پیش التهابی موجود در سرم می‌گردد. اثرات درمانی این سلول‌ها با کاهش سلول‌های Th17/ Th1، افزایش ترشح IL-10 و تولید بیشتر سلول‌های T تطبیقی همراه است [۲۳]. با وجود نقش مؤثر این سلول‌ها در درمان آرتربیت روماتوئید مکانیسم‌های توجیه کننده این دستورالعمل درمانی مشخص نشده است. هرچند در مواردی بحث عوامل

مفاصل متحرك درگیر در آرتربیت روماتوئید استفاده می‌شود و همچنین این مدل براحتی در موس صحرایی به عنوان یک گونه در دسترس و ارزان قابل القاء است [۹-۱۰]، در این مطالعه نیز از این مدل استفاده شد.

در بروز آرتربیت القاء شده توسط کلازن هر دو پاسخ‌های ایمنی سیستمیک و موضعی درگیر می‌باشند. بررسی‌های قبلی تولید آنتی‌پادی اختصاصی کلازن نوع دو و غلیه پاسخ‌های Th1 بر پاسخ‌های Th2 را در سطح سیستمیک گزارش کردنده، اما پاسخ‌های ایمنی موضعی در بافت‌های مفاصل نقش مؤثرتری در عوارض حاصل از آرتربیت القاء شده توسط کلازن دارند [۱۱-۱۲]. ارتشاج نوتروفیل‌ها و TNF-1 و IL-6 و آنزیم‌های تجزیه کننده ماتریکس بافتی [۱۳]، حضور لنفوسيت‌های TCD4+ و تمایز آنها به لنفوسيت‌های Th1 و Th17 [۱۴]، پاسخ‌های ایمنی هومورال با تولید آنتی‌پادی علیه کلازن نوع دو و تشکیل و رسوب کمپلکس ایمنی در مفاصل [۱۵]، فعال شدن استئوکلاست‌ها تحت تأثیر سایتوکاین‌های التهابی بخشی CIA از پاسخ‌های التهابی موضعی می‌باشند [۱۶]. در مدل پاسخ‌های ایمنی منجر به تولید سایتوکاین‌های التهابی و بروز پاسخ‌های ایمنی هومورال علیه کلازن القاء می‌شوند. ظاهرات بیماری که ناشی از وجود پاسخ‌های ایمنی کنترل نشده و ناخواسته می‌باشد بصورت التهاب، تخریب استخوانی، تغییرات عروقی بروز می‌یابند و شامل مراحل بالینی حاد (اولیه) و مزمن (ثانویه) می‌باشند. ضایعات حاد بوسیله ادم بافت‌های نرم، هجوم وسیع نوتروفیلی با تعداد کم از لکوسیت‌های منونوکلئار (لنفوسيت و ماکروفاز، ترشح فیبرین و هایپرپلازی سینوویال و تخریب استخوانی مشخص می‌شود. پیشرفت بیماری با گذشت زمان بیشتر منجر به ضایعات مزمن که به صورت هایپرپلازی فراوان سینوویال، تخریب ماتریکس در غضروف استخوانی و ارتشاج در عروق بافت‌های نرم با مخلوطی از سلول‌های التهابی شامل لنفوسيت، ماکروفاز و بیشتر پلاسماسل، نوتروفیل، فیبرین و ادم بافتی نرم در نهایت تخریب استخوان مشخص می‌شود [۱۷، ۱۸].

با توجه به نقش اساسی و غیر قابل انکار پاسخ‌های ایمنی در بروز عوارض ناشی از آرتربیت القاء شده توسط کلازن، به

۴۲۸ نقش عوامل ترشح شده از سلول های بنیادی...

ترشحی سلول های بنیادی مزانشیمی مطرح شده است. علاوه بر کاهش التهاب موضعی، سلول های بنیادی مزانشیمی دارای اثرات سیستمیک بوده و سبب جهت گیری پاسخ های ایمنی میزبان به سمت پاسخ های Th2 گردند [۲۳-۲۴]. در توجیه نقش قابل توجه عوامل ترشحی در بهبود علایم آرتیت روماتوئید، چواهی و همکاران نشان دادند تجویز سلول های بنیادی مزانشیمی حاوی ناقل بیان کننده IL-10 در مقایسه با سلول های بنیادی مزانشیمی معمولی از توانایی بالاتری برای تخفیف شدت علایم کلینیکی در موش های مبتلا به آرتیت القاء شده توسط کلائز بودند [۲۵].

اکثر مطالعه ها در زمینه سلول های بنیادی مزانشیمی و آرتیت روماتوئید بر روی استفاده از این سلول ها در درمان آرتیت مرکز شده است. اما ما برای اولین بار بحث استفاده از عوامل محلول ترشح شده از سلول های بنیادی مزانشیمی در پیشگیری از آرتیت القاء شده توسط کلائز را مورد بررسی قرار دادیم. نتایج این بررسی نشان داد عوامل محلول ترشح شده از سلول های بنیادی مزانشیمی نقش اساسی در کنترل بیماری آرتیت روماتوئید بر عهده دارند، بطوریکه بسیاری از اثرات سودمند حاصل از سلول درمانی در استفاده از عوامل محلول ترشح شده نیز مشاهده گردید. همچنان مشخص شد علاوه بر نقش درمانی، سلول های بنیادی مزانشیمی و بخصوص عوامل محلول ترشح شده از آنها می توانند دارای نقش پیشگیری کننده نیز باشند. در این مطالعه بررسی پاها عقبی موش صحرایی در گروه کنترل در روز ۳۵ پس از ایموبیزاسیون اولیه با امولسیون کلائز- ادجوانت حاکی از تورم و ادم شدید بافت نرم، جذب ماتریکس استخوان و ساییدگی، شکل گیری استئوفیتی در حواسی مفاصل و تهاجم سلول های مختلف ایمنی مثل، پلاسماسل ها، ماکروفاژها و نوتروفیل ها به سینوویال مفاصل بود. این در حالی بود که در گروه پیشگیری تجویز همزمان مایع رویی کشت سلول های بنیادی مزانشیمی با امولسیون کلائز- ادجوانت به موش های صحرایی بطور قابل توجه ایمنی میزبان کشت سلول های ایمنی استخوان، شکل گیری استئوفیتی و تهاجم سلول های ایمنی به سینوویال مفاصل آنها را کاهش داده بود ولی تورم و ادم در این گروه مشاهده شد.

مریم نظافت فریزی و همکاران

در توجیه نقش مایع رویی کشت سلول های بنیادی مزانشیمی در جلوگیری از تشدید علایم بالینی باید عنوان کرد؛ مایع رویی کشت سلول های بنیادی مزانشیمی حاوی عوامل محلول ترشح شده توسط این سلول ها می باشد. مطالعه های قبلی نشان دادند این عوامل شامل؛ PGE-2، IL-10، HLA-G، TGF- β محلول، آنزیم اندول آمین ۲،۳ دی اکسیژناز و همواکسیژناز ۱ می باشند [۲۶-۲۷]. در این مطالعه همزمان با تجویز ترکیب کلائز- ادجوانت از طریق داخل جلد، مایع رویی کشت سلول های بنیادی مزانشیمی از طریق مسیر وریدی به موش های صحرایی تجویز شد. به نظر می رسد همزمان با حضور ترکیب کلائز- ادجوانت در اعضای لنفاوی، عوامل محلول ترشح شده از سلول های بنیادی مزانشیمی نیز از طریق گردش خون در اعضای لنفاوی حضور پیدا می کنند و بصورت مستقیم یا غیر مستقیم مراحل فعل شدن، تکثیر و تمایز لنفوسيت ها را تحت تأثیر قرار می دهند. سلول های دندنریتیک به عنوان سلول های حرفة ای عرضه کننده آنتیزن نیز که می تواند تحت تأثیر مایع رویی کشت سلول های بنیادی مزانشیمی قرار بگیرد. مطالعه های قبلی نشان داده ترکیباتی همچون؛ PGE-2، IL-10، TGF- β محلول، آنزیم اندول آمین ۲،۳ دی اکسیژناز و همواکسیژناز ۱ سبب القاء فنوتاپ تحمل زا در سلول های دندنریتیک می گردد. این سلول های تحمل زا در مواجه با لنفوسيت های T اختصاصی آنتیزن سبب تمایز آنها به لنفوسيت های T تنظیمی یا جهت گیری تمایز آنها به سمت پاسخ های Th2 می گردد [۲۸-۲۹]. از طرف دیگر مایع رویی حاصل از کشت سلول های بنیادی مزانشیمی در تحریک مهاجرت معکوس سلول های التهابی از نواحی متلهب به جریان خون نقش دارد. بررسی پارکادان^۱ و همکاران در سال ۲۰۰۷ نشان داد که مایع رویی کشت سلول های بنیادی مزانشیمی دارای میزان بالایی کموکاین است که با تزریق داخل وریدی منجر به مهاجرت معکوس سلول های التهابی در موش های صحرایی دچار بد خیمی شدید کبدی و در نتیجه بهبود علایم بیماری می شوند [۳۰].

سلول‌های التهابی به سینوویوم مفاصل و بافت‌های اطراف، تخریب غضروف و استخوان و ایجاد فیبروزهای بافتی را کاهش می‌دهد.

تشکر و قدردانی

این تحقیق بخشی از پایان نامه دانشجویی دانشگاه علوم پزشکی ایران بوده و بدین وسیله نویسندهای این مقاله مراتب سپاس و قدردانی خویش را نسبت به معاونت پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی ایران به دلیل تأمین قسمتی از هزینه‌های پژوهش اعلام می‌دارند. همچنین کمال تشکر را از همکاران خویش در گروه اینمی شناسی دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی ایران بواسطه کمک‌ها و راهنمایی‌های ارزشمند ابراز می‌نماییم.

در مجموع ما پیشنهاد می‌کنیم؛ عوامل تعديل‌کننده اینمی موجود در مایع‌رویی کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی می‌توانند مراحل فعال‌سازی و تمایز لنفوسيت‌های T توسط سلول‌های دندانیتیک را تحت تأثیر قرار دهند و از این طریق الگوی پاسخ‌های اینمی موضعی و سیستمیک و در نهایت شدت علایم کلینیکی بیماری آرتربیت القاء شده توسط کلائز در موش‌های صحرایی را تغییر دهند. البته باید به این نکته نیز اشاره کرد که بسیاری از این ترکیبات دارای نیمه عمر محدودی می‌باشند و بعد از مدت کوتاهی خاصیت بیولوژیکی خود را از دست می‌دهند. اما همراهی آنتی‌زن کلائز با احتمال فرونده منجر به پایداری و آزاد شدن تدریجی آنتی‌زن در یک مدت نسبتاً طولانی می‌شود. به همین خاطر انتظار می‌رود نقش مایع‌رویی کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی در پیشگیری از آرتربیت روماتوئید در موش‌های صحرایی یک نقش محدود کننده باشد.

بی‌شك بررسی مواردی در مطالعه‌های آینده می‌تواند در شناخت بهتر مکانیسم‌های عملکردی عوامل مترشحه از سلول‌های بنیادی مزانشیمی در پیشگیری از آرتربیت القاء شده توسط کلائز متمرث مر باشد. بررسی همزمان و مقایسه‌ای فاکتورهای مترشحه از سلول‌های بنیادی مزانشیمی با سلول‌های بنیادی مزانشیمی در پیشگیری از آرتربیت القاء شده توسط کلائز، بررسی میزان القاء لنفوسيت‌های T تنظیمی در جمعیت لنفوسيت‌های تحريك‌شده با کلائز، بررسی میزان القاء لنفوسيت‌های Th17 در جمعیت لنفوسيت‌های تحريك‌شده با کلائز و بررسی سرمی سایتوکاین-1 IL-1 و سایتوکاین-17 IL-17 و IL-10 در مایع‌رویی کشت سلول‌های بنیادی مزانشیمی بخشی از این مطالعه ها می‌باشد که می‌تواند در آینده مورد توجه قرار گیرد.

نتیجه گیری

بطور کلی ما در مطالعه حاضر نشان دادیم تجویز عوامل ترشح شده از سلول‌های بنیادی مزانشیمی همزمان با بروز آرتربیت القاء شده توسط کلائز هر چند قادر به ممانعت کامل از بروز آرتربیت القاء شده توسط کلائز نمی‌باشد، ولی شروع بیماری را با تأخیر مواجه می‌سازد و عوارض موضعی بیماری همچون؛ قرمزی و تورم پاهای ارتشاج

References

1. Firestein GS, Panayi GS, Wollheim FA, Rheumatoid arthritis: Oxford University Press Oxford; New York; 2006.
2. Firestein GS, Rheumatoid arthritis in a mouse? *Nat Clin Pract Rheumatol*, 2009 Jan;5(1):1.
3. Meier FM, Frerix M, Hermann W, Muller-Ladner U, Current immunotherapy in rheumatoid arthritis, *Immunotherapy*, 2013 Sep;5(9):955-74.
4. Garcia-Gomez I, Elvira G, Zapata AG, Lamana ML, Ramirez M, Castro JG, "et al", Mesenchymal stem cells: biological properties and clinical applications, *Expert Opin Biol Ther*, 2010 Oct;10(10):1453-68.
5. Ghannam S, Bouffi C, Djouad F, Jorgensen C, Noel D, Immunosuppression by mesenchymal stem cells: mechanisms and clinical applications, *Stem Cell Res Ther*, 2010;1(1):2.
6. Ren G, Zhang L, Zhao X, Xu G, Zhang Y, Roberts AI, "et al", Mesenchymal stem cell-mediated immunosuppression occurs via concerted action of chemokines and nitric oxide, *Cell Stem Cell*, 2008 Feb 7;2(2):141-50.
7. Bassi ÉJ, de Almeida DC, Moraes-Vieira PMM, Câmara NOS, Exploring the role of soluble factors associated with immune regulatory properties of mesenchymal stem cells, *Stem Cell Reviews and Reports*, 2012;8(2):329-42.
8. Trentham DE, Townes AS, Kang AH, Autoimmunity to type II collagen an experimental model of arthritis, *The Journal of experimental medicine*, 1977;146(3):857-68.
9. Trentham DE, Dynesius RA, David JR, Passive transfer by cells of type II collagen-induced arthritis in rats, *Journal of Clinical Investigation*, 1978;62(2):359.
10. Bendele AM, Animal models of rheumatoid arthritis, *J Musculoskelet Neuronal Interact*, 2001;1(4):377-85.
11. Schulze-Koops H, Kalden JR, The balance of Th1/Th2 cytokines in rheumatoid arthritis, *Best Pract Res Clin Rheumatol*, 2001 Dec;15(5):677-91.
12. Gerli R, Lunardi C, Pitzalis C, Unmasking the anti-inflammatory cytokine response in rheumatoid synovitis, *Rheumatology*, 2002;41(12):1341-5.
13. Williams RO, Collagen-induced arthritis as a model for rheumatoid arthritis, *Tumor Necrosis Factor*: Springer; 2004, p. 207-16.
14. Notley CA, Inglis JJ, Alzabin S, McCann FE, McNamee KE, Williams RO, Blockade of tumor necrosis factor in collagen-induced arthritis reveals a novel immunoregulatory pathway for Th1 and Th17 cells, *The Journal of experimental medicine*, 2008;205(11):2491-7.
15. Burkhardt H, Sehnert B, Bockermann R, Engström Å, Kalden JR, Holmdahl R, Humoral immune response to citrullinated collagen type II determinants in early rheumatoid arthritis, *European journal of immunology*, 2005;35(5):1643-52.
16. Hirayama T, Danks L, Sabokbar A, Athanasou N, Osteoclast formation and activity in the pathogenesis of osteoporosis in rheumatoid arthritis. *Rheumatology*, 2002;41(11):1232-9.
17. Griffiths MM, Cannon GW, Corsi T, Reese V, Kunzler K, Collagen-induced arthritis in rats, *Methods Mol Med*. 2007;136:201-14.
18. Williams RO, Marinova-Mutafchieva L, Feldmann M, Maini RN, Evaluation of TNF-alpha and IL-1 blockade in collagen-induced arthritis and comparison with combined anti-TNF-alpha/anti-CD4 therapy, *J Immunol*, 2000 Dec 15;165(12):7240-5.
19. Knoerzer DB, Karr RW, Schwartz BD, Mengle-Gaw LJ, Collagen-induced arthritis in the BB rat, Prevention of disease by treatment with CTLA-4-Ig, *Journal of Clinical Investigation*, 1995;96(2):987.
20. Ishikawa T, Nishigaki F, Miyata S, Hirayama Y, Minoura K, Imanishi J, "et al", Prevention of progressive joint destruction in collagen-induced arthritis in rats by a novel matrix metalloproteinase inhibitor, FR255031, *British journal of pharmacology*, 2005;144(1):133-43.
21. Thompson H, Harper N, Bevan D, Staines N, Suppression of collagen induced arthritis by oral administration of type II collagen: changes in immune and arthritic responses mediated by active peripheral suppression, *Autoimmunity*, 1993;16(3):189-99.

- 22.Figueroa FE, Carrión F, Villanueva S, Khoury M, Mesenchymal Stem Cell treatment for autoimmune diseases: a critical review, *Biol Res.* 2012;45:269-77.
- 23.Augello A, Tasso R, Negrini SM, Cancedda R, Pennesi G, Cell therapy using allogeneic bone marrow mesenchymal stem cells prevents tissue damage in collagen-induced arthritis, *Arthritis Rheum.*, 2007 Apr;56(4):1175-86.
- 24.Jiang XX, Zhang Y, Liu B, Zhang SX, Wu Y, Yu XD, "et al", Human mesenchymal stem cells inhibit differentiation and function of monocyte-derived dendritic cells, *Blood*, 2005 May 15;105(10):4120-6.
- 25.Chi JJ, Yoo SA, Park SJ, Kang YJ, Kim WU, Oh IH, "et al", Mesenchymal stem cells overexpressing interleukin-10 attenuate collagen-induced arthritis in mice, *Clin Exp Immunol*, 2008 Aug;153(2):269-76.
- 26.Ben-Ami E, Berrih-Aknin S, Miller A, Mesenchymal stem cells as an immunomodulatory therapeutic strategy for autoimmune diseases, *Autoimmunity reviews*, 2011;10(7):410-5.
- 27.Shi M, Liu ZW, Wang FS, Immunomodulatory properties and therapeutic application of mesenchymal stem cells, *Clinical & Experimental Immunology*, 2011;164(1):1-8.
- 28.Saei A, Hadjati J, Tolerogenic Dendritic Cells: Key Regulators of Peripheral Tolerance in Health and Disease, *International archives of allergy and immunology*, 2013;161(4):293-303.
- 29.Maldonado RA, von Andrian UH, How tolerogenic dendritic cells induce regulatory T cells, *Adv Immunol*, 2010;108:111-65.
30. Parekkadan, B., "et al", (2007), "Mesenchymal stem cell-derived molecules reverse fulminant hepatic failure," *PLoS One*2(9): e941.

Role of mesenchymal stem cells-secreted factors in prevention of collagen-induced arthritis in rats

Nezafat Firizi M¹, Faramarzi M², Mousavi T³*, Entezami K⁴, Sharifi AM⁵

¹MSc, Department of Immunology, Faculty of Medical Sciences, Iran Medical University, Tehran, Iran.

²MSc, Department of Immunology, Faculty of Medical Sciences, Iran Medical University, Tehran, Iran.

³Professor of Immunology, Department of Immunology, Faculty of Medical Sciences, Iran Medical University, Tehran, Iran.

⁴Assistant professor of Immunology, Department of Immunology, Faculty of Medical Sciences, Iran Medical University, Tehran, Iran.

⁵Professor of Pharmacology, Department of Pharmacology, Faculty of Medical Sciences, Iran Medical University, Tehran, Iran.

* Corresponding Author: Iran Medical University, Tehran, Iran.

Email:Taherehtavakol@gmail.com

Abstract

Background & Objective: Rheumatoid arthritis (RA) is characterized by synovium inflammation and articular destruction. mesenchymal stem cells (MSCs) could be effective in the treatment and prevention of several autoimmune diseases. The present study aimed to investigate the effect of molecules secreted by mesenchymal stem cells (MSCs) for the prevention of collagen-induced arthritis (CIA) in rats.

Method & Materials: Supernatant of MSCs obtained from rat bone marrow derived MSCs culture. In prevention group, rats treated with collagen-adjuvant emulsion and MSC supernatant on days 0 and 7. In control group, we used from clutter medium instead of MSC supernatant for rats treatment and other cases were similar with prevention group. We also used from rats without any treatment as health control group. From day 7 through day 35 after immunization, we investigated onset of CIA, paw swelling and clinical score in rats. We also determined histopathological features of joints and bones.

Results: We have found that supernatant of MSCs significantly delayed the onset of CIA and decreased paw swelling, bone destruction, inflammation of synovial and clinical score in prevention group compared with rats treated with culture medium in control group.

Conclusion: Taken together, we conclude that molecules secreted by MSCs cells aren't able to prevent CIA in rats, but they can delay time of CIA induction and also decrease severity of arthritis and local and systemic tissue lesions.

Keywords: Rheumatoid arthritis, Collagen-induced arthritis, Mesenchymal stem cell