

اثر سلول‌های بنیادی مزانشیمی مشتق از مغز استخوان در القا بیان مولکول PD-L1 در لنفوسیت‌های طحالی

چکیده

دریافت: ۱۴۰۰/۰۲/۱۵ ویرایش: ۱۴۰۰/۰۲/۲۲ پذیرش: ۱۴۰۰/۰۷/۲۳ آنلاین: ۱۴۰۰/۰۸/۰۱

زمینه و هدف: سلول‌های بنیادی مزانشیمی از جمله سلول‌های استرومایی غیرخونساز می‌باشند که با فعالیت تعدیل‌کنندگی سیستم ایمنی در درمان بسیاری از بیماری‌های مزمن و خودایمن کاربرد دارند. با توجه به محدودیت‌های استفاده از سلول‌های بنیادی مزانشیمی اتولوگ، استفاده از سلول‌های بنیادی آلوژن رویکرد درمانی امیدبخشی در درمان بیماری‌های ایمونولوژیک می‌باشد. هدف از این مطالعه، بررسی توانایی سلول بنیادی مزانشیمی آلوژن در القا PD-L1 در سطح لنفوسیت‌های آلوژن و ارزیابی تولرنیسیته سلول‌های حاصل می‌باشد.

روش بررسی: این مطالعه از بهمن ۱۳۹۷ تا آذر ۱۳۹۹ در گروه ایمونولوژی دانشگاه علوم پزشکی مازندران انجام شد. سلول‌های بنیادی مزانشیمی جداشده مغز استخوان‌های ران و درشت نی موش C57 را با سلول‌های طحالی آلوژن مجاور کرده و پس از ۷۲ ساعت میزان بیان PD-L1 را در سطح لنفوسیت‌های طحالی با استفاده از فلوسایتومتری سنجیدیم. همچنین میزان سایتوکین‌های IFN- γ و IL-10 در سوپرناتانت کشت سلولی اندازه‌گیری شد. سپس سلول‌های مزبور را به‌عنوان محرک در واکنش لنفوسیتی مختلط با سلول‌های طحالی موش C57 مواجه کرده و میزان تکثیر توسط تست CFSE ارزیابی گردید.

یافته‌ها: میزان لنفوسیت‌های PD-L1+ پس از مجاورت با سلول‌های بنیادی مزانشیمی آلوژن به شکل قابل توجهی افزایش یافت. مقدار سایتوکین‌های IFN- γ و IL-10 در سوپرناتانت نیز افزایش معناداری داشت. سلول‌های مذکور در واکنش لنفوسیتی مختلط موجب کاهش تکثیر سلول‌های طحالی آلوژن به نسبت گروه کنترل گردیدند.

نتیجه‌گیری: سلول‌های بنیادی مزانشیمی آلوژن با القا مولکول PD-L1 در سطح لنفوسیت‌ها، موجب شکل‌گیری سلول‌های تولرنیکی می‌شوند که می‌تواند موجب کاهش پاسخ‌های آلوژنیک گردد.

کلمات کلیدی: سلول بنیادی مزانشیمی، مرگ برنامه‌ریزی شده، تولرنانس.

بهاره حسینی کارمزدی^۱، علیرضا مردمی^۲، سعید عابدیان کناری^{۲*}

۱- گروه ایمونولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی مازندران، ساری، ایران
۲- گروه ایمونولوژی، مرکز تحقیقات ژنتیک ایمنی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی مازندران، ساری، ایران.

* نویسنده مسئول: ساری، کیلومتر ۱۸ جاده فرح‌آباد، دانشگاه علوم پزشکی مازندران، دانشکده پزشکی، مرکز تحقیقات ایمونوژنتیک.

تلفن: ۰۱۱-۳۳۵۴۳۲۷
E-mail: abedianlab@yahoo.co.uk

مقدمه

خودنوسازی (Self-renewality) و تمایز (Differentiation) به انواع رده‌های سلولی از جمله استئوسیت، کندروسیت، آدیپوسیت و میوسیت می‌باشند.^{۱،۲} این سلول‌ها از طریق مکانیسم‌های مختلف به تنظیم پاسخ‌های ایمنی می‌پردازند. به‌نظر می‌رسد که سلول‌های بنیادی مزانشیمی از طریق تماس سلول به سلول و همچنین ترشح

سلول‌های بنیادی مزانشیمی (Mesenchymal stem cells, MSC) از جمله سلول‌های استرومایی چندتوان (Multipotent) می‌باشند که عموماً در مغز استخوان یافت می‌شوند. این سلول‌ها دارای توانایی

روش بررسی

موش: در این مطالعه از موش‌های سوری نژاد BALB/c (H-2d) و C57 (H-2b) ماده ۱۲-۸ هفته‌ای استفاده شده است. این حیوانات از اینستیتو پاستور تهران خریداری شده و در مرکز تحقیقات حیوانات آزمایشگاهی دانشگاه علوم آزمایشگاهی مازندران نگهداری گردیدند. این حیوانات در قفس‌های خود با دسترسی آزادانه به آب و غذا نگهداری و تحت شرایط محیطی استاندارد (۱۲ ساعت روشنایی و ۱۲ ساعت تاریکی، دمای °C ۲۵-۲۰ و رطوبت ۱۰±۰٪) قرار گرفتند. آزمایشات با توجه به دستورالعمل‌های کمیته کنترل و نظارت بر حیوانات آزمایشگاهی و کمیته اخلاق حیوانات انجام شده است.

جداسازی و تکثیر سلول‌های بنیادی مزانشیمی: سلول بنیادی مزانشیمی از مغز استخوان‌های فمور و تیبا موش‌های C57 ماده ۱۲-۸ هفته‌ای طبق پروتکل Soleimani & Naderi جدا شدند.^{۱۵} به‌طور خلاصه، مغز استخوان‌های مذکور با استفاده از محیط کشت low glucose DMEM (Gibco, UK) به‌روش فلاشینگ استخراج شده و سلول‌های استحصالی پس از دو بار شست و شو با PBS، در غلظت 25×10^6 سلول/میلی‌لیتر به محیط Low glucose DMEM به همراه ۱۰٪ FBS (Gibco, UK) و ۱٪ پنی‌سیلین/استرپتومایسین (Gibco, UK) منتقل شدند. سلول‌های جداشده از مغز استخوان در پلیت کشت سلول ۹۵ میلی‌متری کشت داده شدند. پس از ۲۴ ساعت کشت سلول‌ها در در دمای °C ۳۷ در انکوباتور CO₂ دار، سلول‌های شناور و غیرچسبان را خارج کرده و کشت سلول‌های چسبان را ادامه می‌دهیم. فرآیند تعویض محیط هر دو روز یک بار تا رسیدن به تراکم بالای ۷۰٪ انجام می‌گیرد. سلول‌های چسبنده با استفاده از تریپسین دارای ۲۵٪ EDTA از کف پلیت جدا شده و جهت پاساژ به فلاسک بعدی منتقل می‌شود. پس از دو الی سه بار پاساژ متوالی این سلول‌ها، به جمعیت هموزنی از سلول‌های بنیادی مزانشیمی دوکی شکل چسبنده دست یافتیم.

جداسازی سلول‌های طحالی: پس از خارج کردن طحال از بدن موش در شرایط استریل، طحال به پتری دیش حاوی محیط کشت RPMI (Gibco, UK) به همراه ۱۰٪ و ۱٪ پنی‌سیلین/استرپتومایسین منتقل شده و سلول‌ها به روش پرفیوژن از طحال جدا می‌گردند. به‌طور خلاصه، روی کپسول اطراف طحال چندین سوراخ با سرنگ

فاکتورهای مختلف رشد (همچون HGF و VEGF)، سایتوکین‌ها (مانند IL-10 و TGF- β)، کموکاین‌ها (نظیر CCL2 و CCL8) و پروتئازهای مختلف (مثل ماتریکس متالوپروتئازها) سیستم ایمنی را تحت تاثیر قرار می‌دهد.^۳

در مطالعات متعدد مهار تکثیر و عملکرد سلول‌های B و T، سلول‌های دندریتیک (DC) و سلول‌های طبیعی کشته (NK) توسط MSCها گزارش شده است.^۴ از جمله مهمترین مولکول‌های سطحی سلول‌های بنیادی مزانشیمی جهت تعدیل سلول‌های سیستم ایمنی می‌توان PD-L1، TGF- β ، HLA-G و Galectins را نام برد. مطالعات گوناگونی که به بررسی نقش MSCها در محیط تومور می‌پردازد، نشان داده‌اند که سلول‌های بنیادی مزانشیمی نه تنها با بیان مولکول‌های کمک مهاری PD-L1 و PD-L2 به مهار پاسخ‌های ایمنی کمک می‌کنند، بلکه موجب افزایش بیان این لیگاندها در سطح سلول‌های سرطانی و سلول‌های ایمنی از جمله سلول‌های T، ماکروفاژها و DCها می‌گردند.^{۶-۹} Programmed death-ligand 1 یا CD-274 از خانواده B7 و یک مولکول غشا گذر می‌باشد که غالباً توسط DCها، B cell ها، T cell ها و ماکروفاژها بیان می‌شود.^{۱۰-۱۲}

سیگنالینگ PD-L1 از طریق گیرنده PD-1 موجب مهار سلول‌های T آلوریکتیو (Alloreactive T cells) و القا سلول T تنظیمی می‌گردد. علیرغم تمامی ویژگی‌های سلول‌های بنیادی مزانشیمی که این سلول‌ها را کاندید مناسبی جهت سلول درمانی می‌نماید، استفاده از سلول بنیادی مزانشیمی اتولوگ محدودیت‌هایی را نیز در پی دارد. جداسازی سلول بنیادی مزانشیمی با کیفیت و کمیت مطلوب از افراد مختلف مشکل می‌باشد. افزایش سن و یا بیماری‌های زمینه‌ای مانند آرتریت روماتوئید و دیابت ویژگی‌های ذاتی MSCها را تحت تاثیر قرار می‌دهند و موجب نقص در ویژگی‌های محافظتی این سلول‌ها می‌گردند.^{۱۳}

بنابراین توجهات به سمت استفاده از سلول بنیادی مزانشیمی آلورژن معطوف گردیده است. با توجه به اهمیت مولکول PD-L1 در القا تولرانس و لزوم استفاده از سلول‌های بنیادی مزانشیمی آلورژن در بالین، در مطالعه حاضر به بررسی تاثیر سلول‌های بنیادی مزانشیمی بر بیان مولکول PD-L1 در سطح لنفوسیت‌های آلورژن و ارزیابی ایمونوزیستی سلول‌های به دست آمده پرداختیم.

جهت آنالیز آماری داده از Unpaired t-test و Unpaired ANOVA test استفاده شد. داده‌های نرمال به صورت میانگین \pm انحراف معیار نمایش داده شد و مقادیر $P < 0/05$ مبنای معناداری در نظر گرفته شد. تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها و رسم نمودارها با استفاده از Graphpad prism software version 9 و FlowJo-V10 انجام گردید.

یافته‌ها

تأثیر سلول بنیادی مزانشیمی بر میزان بیان PD-L1 در سلول‌های طحالی آلوژن: سلول‌های آسپیره شده از مغز استخوان در پاساژ پنجم به جمعیت هموزن و یک دستی از سلول‌های دوکی شکل چسبیده به فلاسک در می‌آیند که شکل تیپیک سلول بنیادی مزانشیمی می‌باشد (شکل ۱).

به منظور ارزیابی توانایی سلول بنیادی مزانشیمی در القا PD-L1 در سطح لئوسیت‌ها، این سلول‌ها را به مدت ۷۲ ساعت با سلول‌های طحالی آلوژن مجاور کردیم. پس از ۷۲ ساعت سلول‌های شناور گردآوری شده و با آنتی‌بادی‌های مونوکلونال Anti-mouse H-2Kd-PerCP/Cyanine5.5 و Anti-mouse PDL1-PE رنگ‌آمیزی شدند. همانطور که در شکل ۲ نشان داده شده است، میزان لئوسیت‌های PD-L1+ پس از مواجهه با سلول‌های بنیادی مزانشیمی، به نسبت سلول‌های بدون مواجهه افزایش معناداری داشته است ($P = 0/001$) (شکل ۳).

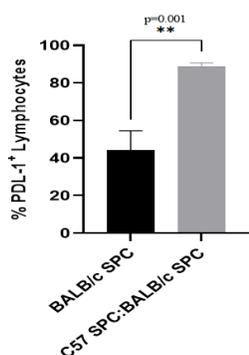
مقایسه سطوح اینترفرون گاما و اینترفرون- γ پس از مجاورت با سلول بنیادی مزانشیمی: غلظت این دو سایتوکین در سوپرناتانت کشت هم زمان سلول بنیادی مزانشیمی و سلول طحالی آلوژن با تکنیک الایزا مورد بررسی قرار گرفت. همانطور که نتایج نشان می‌دهد مجاورت با سلول بنیادی مزانشیمی موجب افزایش غلظت این دو سایتوکین می‌گردد (شکل ۴ و ۵).

تأثیر لئوسیت‌های مجاور شده با سلول بنیادی مزانشیمی در تکثیر سلول‌های طحالی آلوژن در واکنش لئوسیتی مختلط: به جهت بررسی آلوژنیستی لئوسیت‌های مجاور شده با سلول بنیادی مزانشیمی، این سلول‌ها در واکنش لئوسیتی مختلط با سلول‌های طحالی آلوژن مواجه شده و میزان تکثیر به وسیله CFSE سنجیده شد. همانطور که نتایج نشان می‌دهد تکثیر سلول‌های طحالی C57 در حضور لئوسیت‌های BALB/c مجاور شده با سلول بنیادی مزانشیمی،

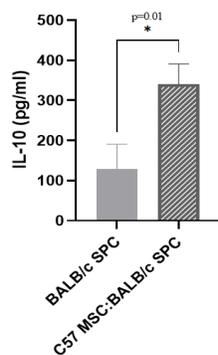
ایجاد می‌شود و با تزریق مکرر و پرفشار محیط کشت به درون طحال، سلول‌های طحال از سوراخ‌های ایجاد شده خارج می‌گردند. این کار تا خروج کامل سلول‌های طحال و سفید شدن کپسول اطراف طحال ادامه می‌یابد. پس از سانتریفیوژ و دور ریختن مایع رویی، ۵ ml از محلول لیز RBC ($\text{NH}_4\text{Cl}: 8.024 \text{ g/L}$, $\text{KHCO}_3: 1 \text{ g/L}$, EDTA (Na2): 0.37 g/L) را به توده سلولی اضافه کرده و پنج دقیقه روی یخ انکوبه می‌کنیم. سپس با افزودن ۲۰ تا ۳۰ میلی‌لیتر PBS فرآیند لیز را ختشی می‌کنیم. پس از شست‌وشو، توده سلولی حاصل را در محیط کامل RPMI حل کرده و با استفاده از تریپان بلو شمارش سلولی انجام می‌دهیم.

ارزیابی میزان بیان PD-L1 در سطح سلول‌های طحالی پس از مجاورت با سلول بنیادی مزانشیمی: به منظور بررسی توانایی سلول‌های بنیادی مزانشیمی در القا PD-L1 در سلول‌های طحالی آلوژن، MSC‌های موش C57 با سلول‌های طحالی موش BALB/c (H-2d) به نسبت ۱:۱۰ به مدت ۷۲ ساعت در دمای 37°C در انکوباتور CO_2 دار انکوبه شدند. پس از ۷۲ ساعت سلول‌های رویی گردآوری شده و پس از شست‌وشو با آنتی‌بادی مونوکلونال Anti-mouse PDL1-PE و Anti-mouse H-2Kd-PerCP/Cyanine5.5 (Biolegend- USA) و ایزوتایپ مربوطه رنگ‌آمیزی شدند و برای خوانش با دستگاه فلوسایتومتری (Partec, Germany) آماده گردیدند. اندازه‌گیری غلظت IL-10 و IFN- γ در سوپرناتانت: اندازه‌گیری میزان سایتوکین‌های IL-10 و IFN- γ در سوپرناتانت کشت همزمان MSC و سلول‌های طحالی به روش الایزا با استفاده از کیت‌های شرکت کارمانیا پارس ژن (KPG, Kerman, Iran) مطابق با دستورالعمل کیت انجام شد.

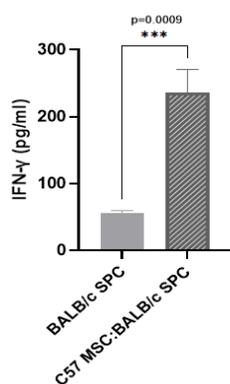
واکنش لئوسیتی مختلط (Mixed lymphocyte reaction): به منظور بررسی توانایی لئوسیت‌های مجاور شده با MSC در القا تولرانس، این لئوسیت‌ها را در واکنش MLR با سلول‌های طحالی آلوژن مجاور کردیم. بدین منظور جهت ارزیابی ظرفیت تکثیری سلول‌های طحالی C57 (پاسخ‌دهنده)، آنها را توسط ماده CFSE (Invitrogen, USA) نشان دار کرده و به نسبت ۱:۱۰ با سلول‌های طحالی مجاور شده با MSC (محرک) و یا سلول‌های طحالی بکر BALB/c در پلیت ۹۶ خانه کشت دادیم. پس از گذشت ۹۶ ساعت سلول‌ها برای خوانش با دستگاه فلوسایتومتری گردآوری شدند.



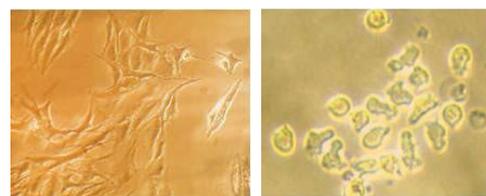
شکل ۳: درصد لنفوسیت‌های BALB/c بیان‌کننده PD-L1 پیش و پس از مجاورت با سلول‌های بنیادی مزانشیمی C57 (SPC: سلول طحالی)



شکل ۴: غلظت اینترلوکین ۱۰ در سوپرناتانت کشت همزمان سلول‌های بنیادی مزانشیمی C57 و سلول‌های طحالی BALB/c (SPC: سلول طحالی)

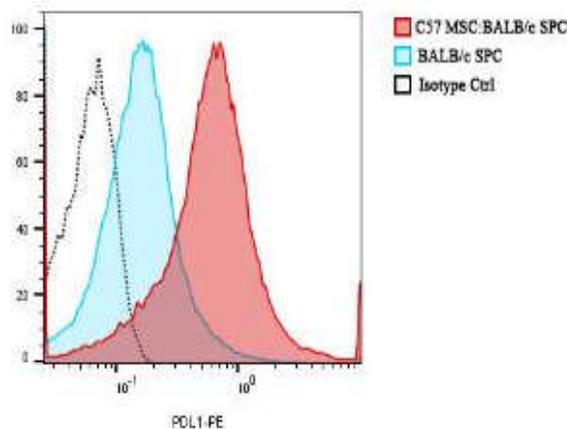
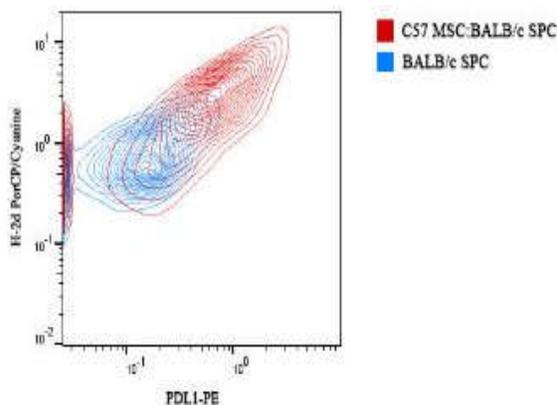


شکل ۵: غلظت اینترفرون گاما در سوپرناتانت کشت همزمان سلول‌های بنیادی مزانشیمی C57 و سلول‌های طحالی BALB/c (SPC: سلول طحالی)

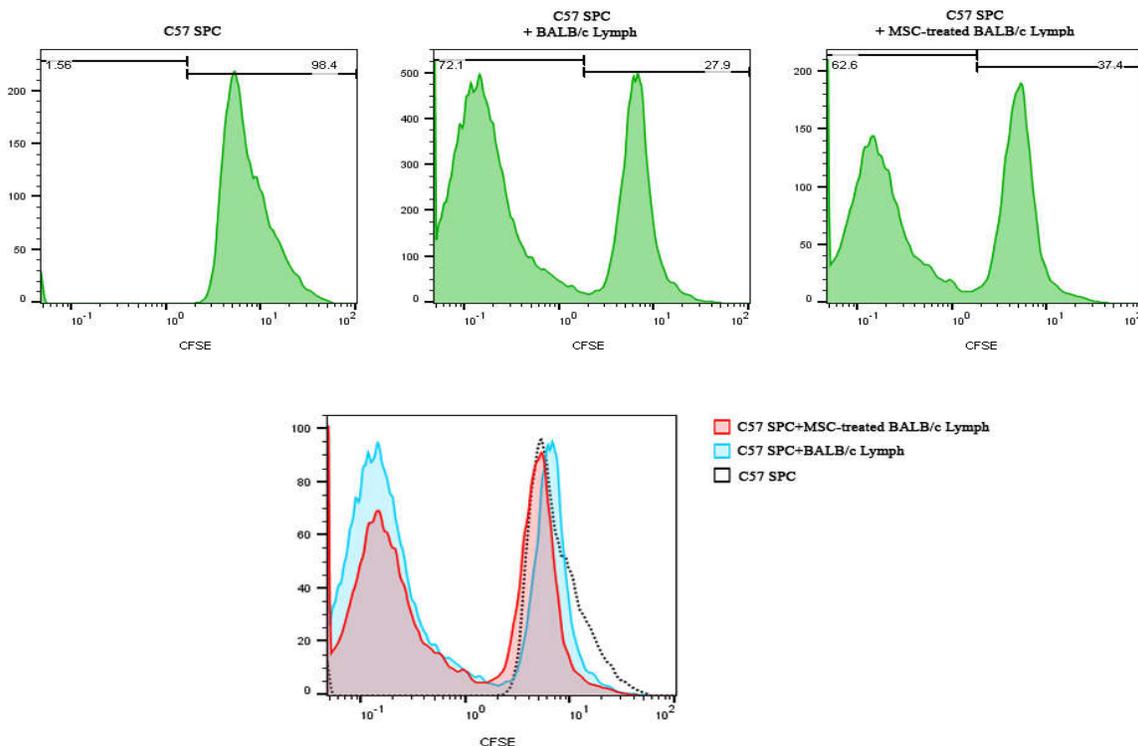


الف ب

شکل ۱: مورفولوژی سلول‌های آسپیره شده از مغز استخوان موش C57. تغییر شکل این سلول‌های از پاساژ پنجم مشهود است. الف) سلول‌های جدا شده از مغز استخوان در روز چهارم. ب) سلول‌ها پس از پاساژ پنجم (۴۰۰x)



شکل ۲: مقایسه میزان بیان PD-L1 در سطح سلول‌های طحالی BALB/c پیش و پس از مجاورت با سلول‌های بنیادی مزانشیمی C57 (SPC: سلول طحالی)

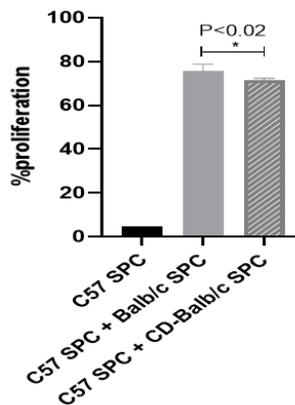


شکل ۶: مقایسه میزان تکثیر سلول‌های طحالی C57 در مواجهه با لنفوسیت‌های BALB/c بکر و یا مجاور شده با سلول بنیادی مزانشیمی

کمتر از زمانی است که این سلول‌ها با لنفوسیت‌های بکر مواجهه داشته‌اند ($P=0.02$) (شکل ۶ و ۷).

بحث

سلول‌های بنیادی مزانشیمی افزون‌بر توانایی فرار از سیستم ایمنی میزبان، پاسخ‌های ایمنی ذاتی و اکتسابی را نیز تعدیل می‌کنند. اگرچه مطالعات بسیاری نقش MSC را در مهار سلول‌های ایمنی بررسی کرده‌اند، اما محدودیت‌های استفاده از سلول‌های اتولوگ و چالش‌های استفاده از MSC‌های آلوژن در بالین، محققین را به شناخت دقیق‌تر مکانیسم‌های مسئول در سرکوب ایمنی توسط این سلول‌ها واداشته



شکل ۷: درصد تکثیر سلول‌های طحالی C57 در مواجهه با لنفوسیت‌های BALB/c بکر و یا مجاور شده با سلول بنیادی مزانشیمی

T cell های مجاور موجب مهار فعالیت سایر سلول های T و کاهش پلاریزاسیون به سمت Th1 می گردند. سیگنالینگ PD-L1 در سلول های T CD8+ موجب ایجاد فنوتیپ γ -IFN-T-bet در این سلول ها می شود که می تواند به اندازه سیگنالینگ PD-1 مهاری باشد.^{۱۷} فاکتورهای محلول متعددی از جمله β -TGF، پروستاگلاندین E2 (PGE2)، فاکتور رشد کبدی (HGF)، اندول دی اکسیژناز (IDO)، نیتریک اکساید (NO) و IL-10 اثرات تنظیمی MSC را واسطه گری می کنند.^{۱۸-۲۱} همینطور که در این مطالعه نیز نشان داده شد IL-10 در سوپرناتانت کشت همزمان سلول های بنیادی مزانشیمی آلورژن با سلول های طحالی افزایش می یابد ($P=0/01$). اما میزان سایتوکین پیش التهابی IFN- γ نیز در سوپرناتانت افزایش یافته می باشد ($P=0/0009$). مطالعات مختلفی نشان داده است که IFN- γ نه تنها موجب از بین رفتن ویژگی های ایمونوساپرسیو سلول های بنیادی مزانشیمی نمی شود بلکه برای عملکرد این سلول ها ضروری می باشد.^{۲۲، ۲۳} Sheng و همکاران گزارش کرده اند که IFN- γ موجب افزایش مولکول PD-L1 در سطح سلول های بنیادی مزانشیمی و افزایش قدرت مهاری این سلول ها می گردد. به طوری که کشت هم زمان سلول های مزانشیمی با T cell های جدا شده از موش IFN- γ ناک اوت ($IFN\gamma^{-/-}$) موجب کاهش بسیار چشمگیری در مهار تکثیر سلول های T توسط سلول های بنیادی مزانشیمی می گردد.^{۲۲}

سپاسگزاری: این مقاله بخشی از پایان نامه تحت عنوان "بررسی کارایی اسپلنوسیت های Cross dress شده توسط سلول های بنیادی مزانشیمی در القا تولرانس نسبت به پیوند پوست آلورژنیک در مدل موشی" در مقطع کارشناسی ارشد ایمنی شناسی پزشکی در سال ۱۳۹۹ و کد ۵۲۲۴ می باشد که با حمایت دانشگاه علوم پزشکی مازندران اجرا شده است.

است. مطالعه حاضر نشان داد سلول های بنیادی مزانشیمی توانایی القا مولکول مهاری PD-L1 را در سطح لنفوسیت های طحالی آلورژن دارند. سلول های مجاور شده با سلول های بنیادی مزانشیمی در شرایط مطالعه توانسته اند نسبت به سلول های بکر، ایمنی زایی کمتری داشته باشد و موجب کاهش تکثیر سلول های آلورژن شود. از جمله مولکول های مهاری مهم در سطح سلول بنیادی مزانشیمی PD-L1 می باشد. مطالعات در حوزه سرطان شناسی نشان داده اند که سلول های بنیادی مزانشیمی افزون بر بیان مولکول PD-L1، می توانند موجب افزایش بیان این مولکول در سطح سلول های سرطانی، سلول های T و ماکروفاژها گردند.^{۱۶، ۱۸}

نتایج به دست آمده از مطالعه حاضر نشان داد که تعداد سلول های بیان کننده مولکول PD-L1 پس از مجاورت با MSC به طور معناداری بالاتری از سلول های بدون مواجهه می باشد ($P=0/001$). این داده ها می تواند نشان دهنده این حقیقت باشد که یکی از مکانیسم های اعمال تولرانس توسط سلول های بنیادی مزانشیمی آلورژن القا بیان PD-L1 در سطح لنفوسیت ها از جمله سلول های B و T می باشد. همان طور که سلول های مجاور شده با MSC در واکنش مختلط لنفوسیتی نیز آلورژنیستی کمتری داشته و موجب کاهش تکثیر سلول های طحالی آلورژن به نسبت سلول های بکر شدند ($P=0/002$). احتمالاً PD-L1 بیان شده در سطح لنفوسیت ها با اتصال به مولکول PD-1 سطح لنفوسیت های آلورژن روی آنها تاثیر گذاشته و منجر به کاهش تکثیر سلول های آلورژن گردند. Moravej و همکاران نشان داده اند که سلول های بنیادی مزانشیمی با القا بیان PD-L1 در سطح DC ها موجب شکل گیری DC های تولرژنیکی می شوند که کاهش تکثیر سلول های T و ترشح IL-2 را به دنبال دارد.^{۱۱} Diskin و همکاران نشان داده اند که T cell + PD-L1 ها با اتصال به مولکول PD-1 سطح

References

- Mattar P, Bieback K. Comparing the Immunomodulatory Properties of Bone Marrow, Adipose Tissue, and Birth-Associated Tissue Mesenchymal Stromal Cells. *Front Immunol* 2015;6:560.
- Ranjbaran H, Abediankenari S, Mohammadi M, Jafari N, Khalilian A, Rahmani Z. et al. Wharton's jelly derived-mesenchymal stem cells: Isolation and characterization. *Acta Medica Iranica* 2018; 56(1):28-33.
- Cortinovis M, Casiraghi F, Remuzzi G, Perico N. Mesenchymal stromal cells to control donor-specific memory T cells in solid organ transplantation. *Curr Opin Organ Transplant* 2015;20(1):79-85.
- Ho MS, Mei SH, Stewart DJ. The Immunomodulatory and Therapeutic Effects of Mesenchymal Stromal Cells for Acute Lung Injury and Sepsis. *J Cell Physiol* 2015;230(11):2606-17.
- Abediankenari S, Ghasemi M, Kim YJ. Human leukocyte antigen-G expression on dendritic cells induced by transforming growth factor-beta1 and CD4+ T cells proliferation. *Iran Biomed J* 2011;15(1-2):1-5.
- O'Malley G, Treacy O, Lynch K, Naicker SD, Leonard NA, Lohan P, et al. Stromal Cell PD-L1 Inhibits CD8+ T-cell Antitumor Immune Responses and Promotes Colon Cancer. *Cancer Immunol Res* 2018;6(11):1426-41.

7. Aboulkheyr Es H, Bigdeli B, Zhand S, Aref AR, Thiery JP, Warkiani ME. Mesenchymal stem cells induce PD-L1 expression through the secretion of CCL5 in breast cancer cells. *J Cell Physiol* 2021;236(5):3918-28.
8. Davies LC, Heldring N, Kadri N, Le Blanc K. Mesenchymal Stromal Cell Secretion of Programmed Death-1 Ligands Regulates T Cell Mediated Immunosuppression. *Stem Cells* 2017;35(3):766-76.
9. Biswas S, Mandal G, Chowdhury SR, Purohit S, Payne KK, Galindo CMA, et al. Mesenchymal stem cells educate breast tumor associated macrophages to acquire increased immunosuppressive features. *Am Assoc Immunol*; 2019.
10. Abediankenari S, Eslami MB, Sarrafnejad A, Mohseni M, Larijani B. Dendritic cells bearing HLA-G inhibit T-Cell activation in type 1 diabetes. *Iran J Allergy Asthma Immunol* 2007;1-8.
11. Moravej A, Karimi MH, Geramizadeh B, Azarpira N, Zarnani AH, Yaghobi R, et al. Mesenchymal Stem Cells Upregulate the Expression of PD-L1 But Not VDR in Dendritic Cells. *Immunol Invest* 2017;46(1):80-96.
12. Jung H-G, Ahn E-K, Lee J-H, Kim Y-H, Leem S-H, Heo J, et al. Effects of harvesting sites and ages on adipose tissue-derived stem cells in rat. *Tissue Eng Regen Med* 2014;11(2):137-42.
13. Mueller SM, Glowacki J. Age-related decline in the osteogenic potential of human bone marrow cells cultured in three-dimensional collagen sponges. *J Cell Biochem* 2001;82(4):583-90.
14. Mardomi A, Limoni SK, Rahbarghazi R, Mohammadi N, Khorashadizadeh M, Ranjbaran H, et al. PD-L1 overexpression conveys tolerance of mesenchymal stem cell-derived cardiomyocyte-like cells in an allogeneic mouse model. *J Cell Physiol* 2021.
15. Soleimani M, Nadri S. A protocol for isolation and culture of mesenchymal stem cells from mouse bone marrow. *Nat Protoc* 2009;4(1):102-6.
16. Fu QL, Chow YY, Sun SJ, Zeng QX, Li HB, Shi JB, et al. Mesenchymal stem cells derived from human induced pluripotent stem cells modulate T-cell phenotypes in allergic rhinitis. *Allergy* 2012;67(10):1215-22.
17. Diskin B, Adam S, Cassini MF, Sanchez G, Liria M, Aykut B, et al. PD-L1 engagement on T cells promotes self-tolerance and suppression of neighboring macrophages and effector T cells in cancer. *Nat Immunol* 2020;21(4):442-54.
18. Chabannes D, Hill M, Merieau E, Rossignol J, Brion R, Soullillou JP, et al. A role for heme oxygenase-1 in the immunosuppressive effect of adult rat and human mesenchymal stem cells. *Blood* 2007;110(10):3691-4.
19. Sun YQ, Deng MX, He J, Zeng QX, Wen W, Wong DS, et al. Human pluripotent stem cell-derived mesenchymal stem cells prevent allergic airway inflammation in mice. *Stem Cells* 2012;30(12):2692-9.
20. Polchert D, Sobinsky J, Douglas G, Kidd M, Moadsiri A, Reina E, et al. IFN-gamma activation of mesenchymal stem cells for treatment and prevention of graft versus host disease. *Eur J Immunol* 2008;38(6):1745-55.
21. Sivanathan KN, Gronthos S, Rojas-Canales D, Thierry B, Coates PT. Interferon-gamma modification of mesenchymal stem cells: implications of autologous and allogeneic mesenchymal stem cell therapy in allotransplantation. *Stem Cell Rev Rep* 2014;10(3):351-75.
22. Sheng H, Wang Y, Jin Y, Zhang Q, Zhang Y, Wang L, et al. A critical role of IFN-gamma in priming MSC-mediated suppression of T cell proliferation through up-regulation of B7-H1. *Cell Res* 2008;18(8):846-57.
23. Abediankenari S, Yousefzadeh Y, Azadeh H, Vahedi M. Comparison of several maturation inducing factors in dendritic cell differentiation. *Iran J Immunol* 2010;7(2):83-7.

The effect of bone marrow-derived mesenchymal stem cells to induce PD-L1 molecule on splenic lymphocytes

Bahare Hasani Karmozdi
M.Sc.¹
Alireza Mardomi Ph.D.²
Saeid Abediankenari Ph.D.^{2*}

1- Department of Immunology,
Faculty of Medicine, Mazandaran
University of Medical Sciences,
Sari, Iran.

2- Department of Immunology,
Immunogenetics Research Center,
Faculty of Medicine, Mazandaran
University of Medical Sciences,
Sari, Iran.

* Corresponding author: Immunogenetics
Research Center, Faculty of Medicine,
Mazandaran University of Medical
Sciences, km 18 Farah Abad Rd., Sari,
Iran.
Tel: +98-11-33543827
E-mail: abedianlab@yahoo.co.uk

Abstract

Received: 05 May 2021 Revised: 12 May 2021 Accepted: 15 Oct. 2021 Available online: 23 Oct. 2021

Background: Mesenchymal stem cells are non-hematopoietic stromal cells that are used in the treatment of many chronic and autoimmune diseases by modulating the immune system. Due to the limitations of using autologous mesenchymal stem cells, the use of allogeneic stem cells is a promising therapeutic approach in the treatment of immunological disorders. This study aimed to investigate the ability of allogeneic mesenchymal stem cells to induce Programmed death-ligand 1 (PD-L1) expression on the surface of splenic lymphocytes and the role of this molecule in the mesenchymal stem cell-treated cells tolerogenicity.

Methods: This study was conducted from February 2019 to December 2020 in the department of Immunology of Mazandaran University of medical sciences. Mesenchymal stromal cells were isolated from the femur and tibia of C57 mice. C57 bone marrow-derived mesenchymal stem cells were co-cultured with allogeneic BALB/c splenic cells. After 72 hours, the expression of PD-L1 on the surface of splenic lymphocytes was evaluated by flow cytometry. Interferon-gamma (IFN- γ) and Interleukin-10 (IL-10) cytokine assay were done in the cell culture supernatant. Mesenchymal stem cell-treated BALB/c lymphocytes were then exposed to allogeneic C57 splenocyte as stimuli in the mixed lymphocyte reaction (MLR) and the rate of proliferation was assessed by CFSE.

Results: The amount of PD-L1 positive BALB/c splenic lymphocytes were significantly increased after allogeneic C57 mesenchymal stem cells exposure (P=0.001). The levels of IFN- γ and IL-10 cytokines in the supernatant of cell culture also increased significantly (respectively, P=0.0009, P=0.01). C57 splenocytes proliferation notably decreased after mesenchymal stem cell-treated BALB/c lymphocytes exposure compared to the group were cultured with naïve BALB/c lymphocytes (P=0.002).

Conclusion: Allogeneic mesenchymal stem cells are capable to induce of PD-L1 on the surface of lymphocytes. PD-L1 expression on mesenchymal stem cell-treated cells makes them less immunogenic than naïve cells. These tolerogenic cells can reduce allogeneic responses. It seems that PD-L1 plays an important role in mesenchymal stem cell immunomodulation.

Keywords: mesenchymal stem cell, PD-1, tolerance.