

مقاله پژوهشی

شناسایی اپی توپهای سلولهای T⁺ CD4⁺ MPB51 در پروتئین ترشحی مایکروبکتریوم توبرکلوزیس در موشهای C57BL/6

دکتر علیرضا رفیعی* ، دکتر یوکیدو کویاده**

دریافت: ۸۴/۲/۲۹ ، پذیرش: ۸۴/۷/۱۱

چکیده:

مقدمه و هدف: سلولهای T کمکی نوع یک (Th1) و لنفوцитهای CD8⁺ نقش بسزایی در برقراری حفاظت مقابله عفونت به مایکروبکتریوم توبرکلوزیس دارند. واکسیناسیون با MPB51 موجب بروز پاسخهای سلولی Th1 و برقراری حفاظت در مدلهای حیوانی توبرکلوزیس می شود. هدف از این مطالعه شناسایی اپی توپهای غالب لنفوцитهای T از مولکول MPB51 در موشهای C57BL/6 می باشد.

روش کار: کد کننده مولکول MPB51 ابتدا در پلاسمیدهای pCI کلون گردید. پس از ایجاد گلوله های ژنی حاوی ذرات طلای پوشیده شده از ژن MPB51، با استفاده از تفتگ ژنی (Gene gun) موشهای نژاد 6/ C57BL واکسیناسیون شدند. دو هفته بعد از آخرين ايمن ايمن سازی سلولهای طحالی استخراج شد و در پلیتیهای کشت سلولی در حضور یا عدم حضور کتابخانه ای از پیتیدهای هم پوشان سنتیک حاوی توالی کامل مولکول MPB51 در محیط کشت RPMI1640 حاوی٪۱۰ FCS کشت داده شد. تولید γ IFN داخل سلولی و سوپ کشت سلولی به ترتیب با روش فلوسیتمتری و ELISA بررسی گردید.

نتایج: تعیین نقشه اپی توپهای سلول T طحالی با تحریک مجدد با پیتید های ساختگی ۲۰ اسید آمینه ای کل مولکول MPB51 نشان داد که واکسیناسیون DNA باعث ایجاد پاسخ ایمنی در برابر پیتید های P1۹۱-۱۹۰ و P1۷۱-۲۱۰ و P1۹۱-۲۱۰ می شود. آنالیزهای بیشتر با استفاده از حذف دستجات سلولهای T و آنالیز رقت نشان داد اپی توپهای P1۷۱ و P1۹۱ به ترتیب اپی توپ غالب و نیمه غالب سلول T CD4⁺ محدود به مولکولهای H2-A^b محسوب می شود.

نتیجه نهائی: واکسیناسیون با DNA پلاسمیدی حاوی مولکول MPB51 علاوه بر آنکه موجب ایجاد پاسخهای اختصاصی سلولهای CD4⁺ T می گردد، روش مناسبی برای شناسایی پیتید های ایمونوژن می باشد.

کلید واژه ها : اپی توپ سلول تی / سل / شناسایی اپی توپ / موش

می شود. با این حال کارآیی آن تنها در کنترل منژیت سلی در کودکان به اثبات رسیده است ولی تاثیر آن در بیماری سل بزرگسالان سوال برانگیز می باشد(۲). این امر همراه با بروز پاندمی HIV و افزایش مقاومت چند دارویی در سویه های M.tuberculosis نیاز به واکسن های موثرتر را بیشتر می نماید (۳). گرچه مکانیسمهای حفاظتی در مقابل سل هنوز به خوبی شناخته نشده اند ولی پاسخهای ایمنی سلولی نقش موثری برای کنترل عفونت دارند.

مقدمه :

سل یکی از مشکلات اصلی بهداشت عمومی در تمامی کشورها به ویژه کشورهای در حال توسعه محسوب می شود بطوریکه تخمین زده می شود در سراسر جهان در هر دقیقه ۱۵ نفر به بیماری سل مبتلا و ۶ نفر در اثر این بیماری تلف شوند (۱). ابزارهای موجود برای کنترل بیماری ناکافی بوده به طوریکه BCG، تنها واکسن ضد سل می باشد که بطور گسترده در بیشتر کشورها استفاده

* استادیار گروه ایمونولوژی دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی مازندران (rafiei1710@gmail.com)

** استاد گروه ایمونولوژی و بیولوژی سلولی دانشکده پزشکی دانشگاه هماماتسو، شیزوکا ژاپن

کننده را در موشهای مواجه شده با M.tuberculosis دارد (۲۰). مطالعه حاضر به منظور شناسایی اپی توپهای غالب سلول T در موشهای C57BL/6 با استفاده از روش واکسیناسیون ژنتیکی انجام گردید.

روش کار:

حیوان آزمایشگاهی: موشهای C57BL/6-۸ ماده هفتاهی در شرایط عاری از پاتوژن در انتیتو حیوانات آزمایشگاهی دانشکده پزشکی دانشگاه هامامتسو نگهداری شدند و در تمام مدت مطالعه آب و غذای اتوکلاو شده به میزان کافی دریافت می نمودند. ساخت واکسن DNA پلاسمیدی حاوی ژن MPB51 کد DNA ساخت واکسن pMB49 از پلاسمید MPB51 با استفاده از جفت پرایمرهای زیر توسط روش واکنش زنجیره پلیمرازی (PCR) تکثیر یافت.

پرایمر جلو:

5'-CCTCTAGAATGGCCCATACGAGAACCTGA-3'

پرایمر عقب:

5'-CAGGCTCTAGACATCGGCACCTGGCTAGC-3' XbaI فرآورده PCR با استفاده از آنزیم محدود کننده XbaI برش داده شد و در جایگاه XbaI واقع در پایین دست ناحیه پیش برنده/ تشدید کننده ویروس سایتومگال موجود در پلاسمید pCI کلون گردید. صحت توالی DNA نوکلئوتیدها با استفاده از دستگاه تعیین توالی DNA sequencing (ABI PRISM 310) تعیین شد.

پیتیدها: پیتیدها در برگیرنده تمام توالی ۲۶۶ اسید آمینه مولکول MPB51 باکتری مایکوباکتریوم به صورت توالی های ۲۰ اسید آمینه ای دارای ۱۰ ریشه هم پوشان به جز برای انتهای کربوکسیل مولکول ساخته شد. انتهای کربوکسیل مولکول به صورت پیتید ۱۲ اسید آمینه ای (۲۶۶ تا ۲۵۵) تهیه گردید. پیتیدهای لیوفلیزه در غلظت یک میلی مolar در محلول ۰.۵٪ دی متیل سولفوکساید (DMSO) در محیط کشت RPMI 1640 حل شده و در ۸۰°C- نگهداری شد.

ایمن سازی موشهای: موشهای با استفاده از دستگاه تفنگ ژنی MPB51 DNA پلاسمیدی کد کننده مولکول باکسن DNA گاز هلیوم (آزمایشگاههای Bio-Red هرکولز، کالیفرنیا) گلوله های حاوی ذرات طلای پوشیده شده با DNA پلاسمیدی بر اساس دستور العملهای شرکت تولید DNA کننده، تهیه شد. بدین منظور یک میکروگرم

شواهد متقنی وجود دارد که سلولهای CD₄⁺ T کمکی نوع یک (Th₁) مهمترین سازوکار حفاظتی در سل می باشد (۴). این سلولها عمده از طریق تولید سیتوکاینهای فعال کننده ماکروفازها نظیر انترفرون گاما، در پیدایش مقاومت در برابر بیماری موثرند (۵). علاوه بر آن لغوسیتهای CD8⁺ T سیتوکسیک (CTL) نیز در پیدایش مقاومت در برابر بیماری سهیمند (۶). موشهای فاقد سلولهای CD8⁺ T M.tuberculosis حساسیت بیشتری نسبت به سلولهای CTL انسانی آنتی ژنهای لیپیدی و گلیکولیپیدی دیواره سلولی مایکوباکتریوم را در داخل مولکولهای CD1a, b, c) MHC کلاس Ib عرضه شده بر روی سلولهای دندانیک شناسایی می نمایند (۸).

طراحی نسل جدید واکسنها سل نیازمند دانستن نحوه آرایش آنتی ژنی M.tuberculosis می باشد. پروتئینهای ترشحی و سطحی دیواره سلولی باکتری باکتری، نقش به سزایی در برانگیختن اینمی سلولی موثر در مقابل سل دارند (۹). این پروتئینها، آنتی ژنهای می باشند که قابلیت ایجاد پاسخهای اینمی حفاظت دهنده را دارند به همین لحاظ توجه زیادی به تهیه واکسنها DNA از این آنتی ژنها شده است (۱۰). مطالعات انجام شده در مدل موشی عفونت سل نشان میدهد سلولهای خاطره ای موشهای اینمی شده مقادیر KDa قابل توجهی از IFN-γ در پاسخ به دو جزء پروتئینی ۱۰-۶ و کمپلکس آنتی ژنی Ag85 (۱۱). Ag85 فیلتراسیون کشت مایکوباکتریوم تولید می کنند (۱۱). کمپلکس Ag85 (Ag85A, Ag85B, Ag85C) شامل پروتئینهای ترشحی مایکوباکتریوم می باشد که فعالیت مایکولیل ترانسفرازی در ساخت دیواره باکتری و در بیوسنتر فاکتور طنابی شدن، دارند (۱۲، ۱۳). کمپلکس Ag85 موجب برانگیختن سلولهای Th1 و CTL در افراد مبتلا به M.tuberculosis و موشهای آلوده به BCG می شوند (۱۴-۱۷). MPB51 یکی از پروتئینهای اصلی ترشحی می باشد که با سه جزء کمپلکس Ag85 واکنش متقاطع داشته (۱۸) و از نظر ساختمانی نیز ۴۳٪ با آنها تشابه دارد (۱۹). نقش فیزیولوژی پروتئین MPB51 هنوز به خوبی مشخص نشده است. نتایج مطالعات انجام شده با واکسن DNA کد کننده MPB51 نشان می دهد که این پروتئین قابلیت ایجاد پاسخهای سلولی و اینمی حفاظت

حذف دستجات سلولهای CD₈ یا CD₄T با منظور شناسایی نوع سلولهای T پاسخ دهنده به پیتید، دو هفته بعد از آخرین ایمن سازی با روش جابجایی مهره های گردنی موشهای کشته شدند و طحال آنها بطور استریل خارج گردید. طحالهای پنج موش در هر گروه با هم جمع آوری شدند. سلولهای طحالی با استفاده از مش استخراج گردید و به تعداد 1×10^7 سلول در هر میلی لیتر محیط کشت در حضور آنتی بادی منوکلونال ضد CD₄ موشی (G1K1.5) یا منوکلونال آنتی بادی ضد CD_{8α} موشی (۱۸-۲) یا MAb^{۳۵} کشت داده شد تا دستجات سلولهای T CD₄⁺ یا CD₈⁺ از جمعیت سلولهای T طحالی موشهای ایمن حذف شوند. بدین منظور سلولهای طحالی موشهای ایمن پس از انتقال در بافرسیتوونوکسیک (محیط کشت RPMI1640 همراه با بافر ۲۵mM HEPES) و آلبومین سرم گاوی) حاوی آنتی بادی ضد CD₄ یا ضد CD₈ به مدت یک ساعت در 4°C انکوبه گردید. سپس کمپلمان خرگوش (سیدرلان، هورنی، کانادا) به سوسپانسیون سلولی افزوده شد و به مدت یک ساعت در 37°C انکوبه شد. در نهایت بعد از شستشو، سلولها در محیط کشت RPMI حاوی ۱۰٪ FCS سوسپانسیون شده و برای آزمایشات بعدی بکار رفته.

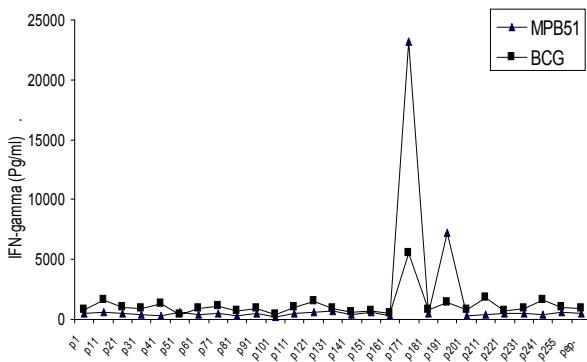
اندازه گیری IFN-γ در داخل سلول: برای شناسایی دسته سلولهای T اختصاصی آنتی زن، نوع و فنوتیپ سلولهای T و میزان بیان داخل سلولی IFN-γ با استفاده از فلوسیتومتری مورد بررسی قرار گرفت. بدین منظور برای حذف گلوبولهای قرمز ابتدا سلولهای طحالی استحصال شده از موشهای ایمن با بافلریزکننده ACK به مدت ۵ دقیقه در حرارت اتاق انکوبه شدند و سپس بعد از دو بار شستشو، به تعداد 1×10^7 سلول در میلی لیتر محیط کشت FCS حاوی ۱۰٪ PPMI1640 در داخل سلول حضور یا عدم حضور پیتیدهای سنتیک با محلول حاوی بrifeldin A (Brefeldin A) کشت داده شدند. آنگاه سلولها را دو بار با بافر PBS (FACS محلول PBS حاوی ۱٪ FCS و ۰/۱٪ آزید سدیم) شستشو داده و در حضور آنتی بادی ضد CD₈ FITC و آنتی بادی ضد CD₄ کونژوگه با chrome شده. بعد از ۳۰ دقیقه روی یخ انکوبه گردید. بعد از دو بار شستشو، سلولها با محلول پارا فرمالدئید ۱٪ فیکس شدند. بعد از دوبار شستشو با محلول شستشو، با افزودن

پلاسمیدی روی $5\text{mg}/50\text{ }\mu\text{l}$ ذرات طلا چسبانیده شد. موشهای هر بار تحت دو شلیک قرار می گرفتند که در هر شلیک $5\text{mg}/50\text{ }\mu\text{l}$ ذرات طلا انتقال می یافت. برای ایمن سازی موشهای ابتدا موهای پوست ناحیه شکم تراشیده شد و ناحیه مربوطه با اتانل ۷۰٪ ضد عفونی گردید. سپس لوله تفنگ ژنی را مستقیما با پوست حیوان تماس داده و آنگاه دستگاه تحت فشار $40\text{ Ib}_{/\text{In}}^2$ گاز هلیوم شلیک می گشت. موشهای چهار بار به فاصله یک هفته در میان با ۲ میکروگرم DNA پلاسمیدی تلقیح شدند.

کشت سلولهای طحالی: دو هفته بعد از آخرین ایمن سازی، با روش قطع نخاع موشهای کشته شدند و طحال آنها تحت شرایط استریل جدا گردید. سپس در محیط کشت (Mesh) RPMI1680 سلولهای طحالی با استفاده از مش استخراج گردید و سوسپانسیون سلولهای طحالی موشهای ایمن شده با واکسن DNA در محیط کشت RPMI حاوی ۹۶٪ چاهگی در حضور $5\text{ }\mu\text{g}/\text{ml}$ پیتید در اتمسفر حاوی CO_2 ۵٪ در دمای 37°C کشت داده شد. ۲۴ ساعت بعد از کشت، مایع روی کشت سلولی جمع آوری و تازمان آزمایش در دمای -20°C نگهداری شد. غلظت ۷٪ IFN-γ با استفاده از روش الیزای ساندویچی (ELISA) اندازه گیری شد.

اندازه گیری IFN-γ در مایع کشت سلولی: برای اندازه گیری IFN-γ پلیتهای ۹۶ چاهگی الیزا با $2\text{ }\mu\text{g}/\text{ml}$ آنتی بادی تسخیر کننده (آنتی بادی منوکلونال ضد IFN-γ موشی) در مدت یک شب در 4°C پوشانده شدند. بعد از شستشو پلیت با PBS حاوی ۰/۰۵٪ تتوین ۲۰، چاهکها با محلول بلوك کننده ACe به مدت ۲ ساعت در 37°C مسدود گردیدند. بعد از شستشو، نمونه های کشت سلولی و غلظتهاستاندارد IFN-γ به چاهکها افزوده شد و بمدت یک شب در 4°C انکوبه گردید. بعد از شستشو، $0/5\text{ }\mu\text{g/ml}$ از آنتی بادی منوکلونال ضد IFN-γ موشی کونژوگه با بیونین به پلیت اضافه گردید و در شرایط آزمایشگاه به مدت یک ساعت انکوبه شد. بعد از شستشو، $0/1\text{ }\mu\text{g/ml}$ استرپتاویدین کونژوگه با پروکسیداز به پلیتها اضافه گردید و بمدت ۳۰ دقیقه در دمای آزمایشگاه قرار داده شد. بعد از شستشو، استرپتاویدین کونژوگه با پروکسیداز بازد شده با استفاده از TMB شناسایی گردید و مقدار جذب محلول در طول موج 40.5 nm با دستگاه میکروپلیت ریدر EZS تعیین گردید. ABC

MPB51 مقادیر قابل توجهی IFN-γ تولید نکردند (داده ها IFN-γ نشان داده نشده است). برخلاف تولید مقادیر زیاد IFN-γ در موشهای واکسینه شده با DNA، سلولهای طحالی موشهای واکسینه شده با BCG تنها در پاسخ به P171 مقادیر معنی داری IFN-γ تولید نمودند.



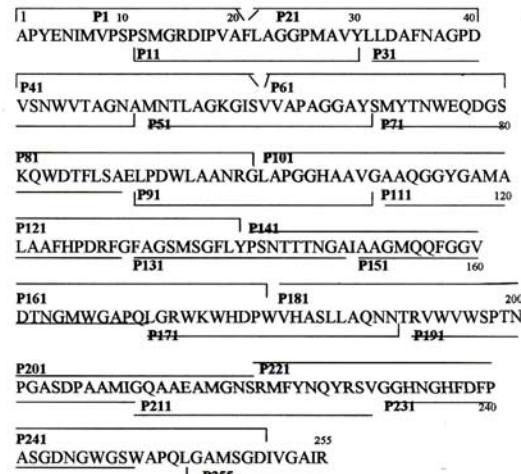
شکل ۱: تولید γ IFN توسط سلولهای طحالی موشهای C57BL/6 کد کننده DNA با MPB51 (ستونهای تیره) یا واکسن BCG (ستونهای سفید) در پاسخ ۵ μ M از پپتید های ۲۰ اسید آمینه ای کل مولکول MPB51 یا محیط کشت تنها (pep). نتایج نشانگر تکرار سه آزمایش مستقل می باشد. همانطور که دیده می شود سلولهای طحالی موشهای ایمن شده با DNA کد کننده MPB51 تنها در برابر پپتید های P191 و P171 مقادیر زیادی IFN-γ تولید نمودند.

شناسایی اپی توپهای غالب و نیمه غالب Th1 در مولکول MPB21: همان طور که در شکل ۲ نشان داده شده است پپتید P191 و P171 اپی توپهای سلول T برای موشهای C57BL/6 دارای مولکولهای H-2^b می باشد. برای تعیین نوع سلولهای T تولید کننده IFN-γ آنالیزهای فلوسیتومتری و حذف دستجات لنفوسیتهای T انجام گردید. همان طور که در شکل ۳ دیده می شود حذف CD4⁺ T با استفاده از آنتی بادی منوکلونال ضد IFN-γ و کمپلمان تقریباً موجب از بین رفتن کامل تولید IFN-γ در پاسخ به هر دو پپتید P191 و P171 می گردد. با این وجود، حذف سلولهای T CD8⁺ با استفاده از آنتی بادی منوکلونال ضد CD8، تاثیر در میزان تولید IFN-γ ایجاد نمی نماید. این یافته ها نشان می دهد که هر دو پپتید P171 و P191 شامل اپی توپهای لنفوسیتهای Th1 می باشند. نتایج فوق با استفاده از آنالیز سه رنگی فلوسیتومتری نیز تایید گردید به طوری که تنها سلولهای CD4⁺ T قابلیت سنتز γ IFN داخل سلولی را در پاسخ به P171 و همین طور P191 نشان دادند (شکل ۴).

محلول نفوذ پذیر کننده حاوی ساپونین جدار سلولها نفوذ پذیر گردید. آنگاه با افزودن آنتی بادی ضد γ IFN موشی کونژوگه با فیکواریترین و ۲۰ دقیقه انکوباسیون در تاریکی در دمای ۴ °C، سیتوکاین داخل سلولی رنگ آمیزی شد. سرانجام پس از شستشو، سلولها در ۵۰۰ μ L FACS سوپاپسیاسیون گردیده و با دستگاه فلوسیتومتر دیجیتال EPICS (بکتون- دیکینسون، سانخوزه، کالیفورنیا) مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت.

نتایج:

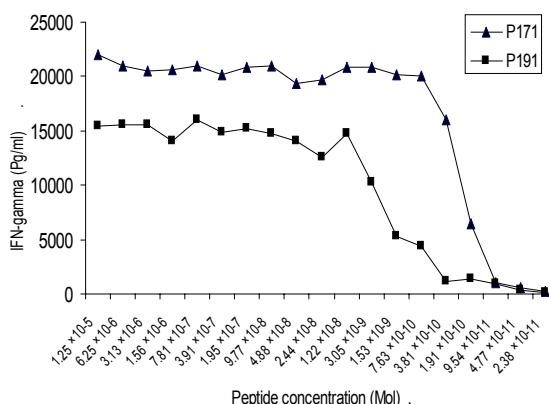
تولید γ IFN در پاسخ به پپتیدهای همپوشان ساختگی مولکول MPB51: سلولهای طحالی موشهای C57BL/6 ایمن شده با واکسن کد کننده DNA MPB51 با پپتیدهای ۲۰ اسید آمینه ای دارای ۱۰ اسید آمینه هم پوشانی (شکل ۱) تحریک شدند و غلظت γ IFN در سوب کشت سلولی به وسیله روش ELISA تعیین گردید.



شکل ۱: نمایش شماتیک ۲۶ پپتید ساختگی دارای همپوشانی از مولکول MPB51 باکتری مایکوباکتریوم توبرکلوزیس. تمام پپتید بصورت مولکولهای ۲۰ اسید آمینه دارای ۱۰ اسید آمینه همپوشانی ساخته شدند تنها انتهای کربوکسیل مولکول بصورت پپتید ۱۲ اسید آمینه ساخته شد.

همان طور که در شکل ۲ نشان داده شده است تنها بعد از تحریک با پپتید های P171 (اسید آمینه ۱۷۱ تا ۱۹۰) و P191 (اسید آمینه ۱۹۱ تا ۲۱۰) سلولهای طحالی موشهای C57BL/6 مقادیر قابل توجهی IFN-γ تولید کردند. علاوه بر این، پپتید P171 مقدار بیشتری IFN-γ نسبت به پپتید P191 ایجاد نمود. همان طور که انتظار می رفت سلولهای T طحالی موشهای بکر (ایمن نشده) در پاسخ به هیچ یک از پپتید های کتابخانه پپتیدی مولکول

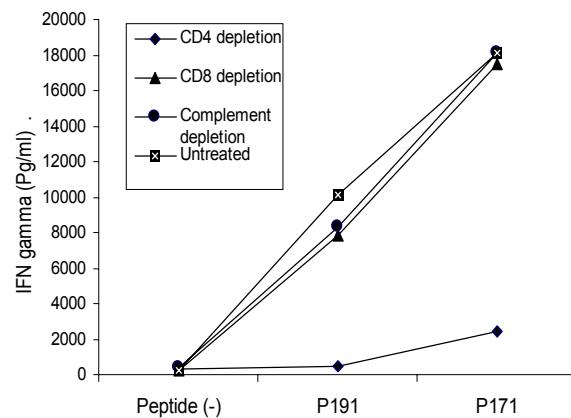
مولکولهای MHC کلاس دو عرضه می شوند شامل ۱۱-۳۰ اسید آمینه می باشند که نسبت به طول اپی توپهای سلول CD8⁺ T بسیار هتروژنتر می باشند، تعیین حداقل طول اپی توپهای سلول T CD4⁺ انجام نگردید. همان طور که در شکل ۲ و ۳ دیده می شود پیتید P1۹۱ میزان بیشتری IFN-γ در مقایسه با P1۷۱ در لنفوسيتهای T طحال ایجاد نموده است. به منظور تایید این یافته، سلولهای طحالی موشهای این با رقتها متوالی از هر دو پیتید تحريك شدن و غلظت IFN-γ در سوب کشتهای سلولی مورد ارزیابی قرار گرفت. همان طور که در شکل ۵ دیده می شود اختلاف واضحی در میزان تولید IFN-γ بعد از تحريك با پیتیدهای P1۹۱ و P1۷۱ دیده می شود. این اختلاف در غلظتها پیتیدی بین $1/53 \times 10^{-9}$ تا $3/81 \times 10^{-10}$ مولار به خوبی دیده شد. بر همین اساس می توان نتیجه گرفت که پیتیدهای P1۹۱ و P1۷۱ به ترتیب اپی توپهای غالب و نیمه غالب برای لنفوسيتهای Th1 به شمار می روند.



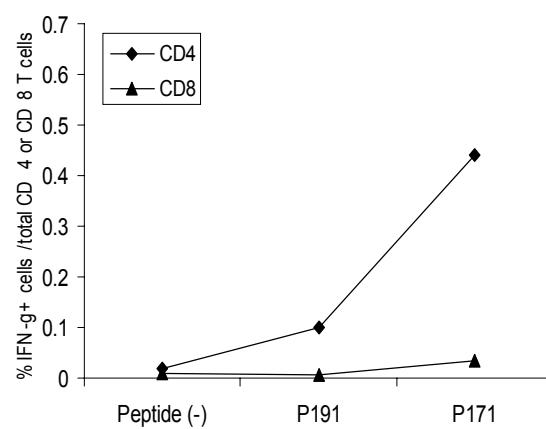
شکل ۵: تولید IFN-γ توسط سلولهای T طحالی موشهای اینمن شده با DNA کد کننده MPB51 در پاسخ به رقتها متوالی از پیتیدهای P1۹۱ و P1۷۱. همانطور که مشاهده می شود مقدادیر مختلفی از IFN-γ در پاسخ به پیتیدهای P1۹۱ و P1۷۱ در غلظتها $1/53 \times 10^{-9}$ تا $3/81 \times 10^{-10}$ مولار تولید می شود که به ترتیب بیانگر غالب و نیمه غالب بودن اپی توپهای P1۹۱ و P1۷۱ می باشد.

بحث:

آگاهی و فهم عمیق از ماهیت پاسخ های اینمنی حفاظت کننده در بیماری سل کمک شایانی به ابداع واکسنهای موثرتری در آینده خواهد نمود. بازوی سلولی



شکل ۳: حذف دستجات سلولهای T با استفاده از آنتی بادیهای منوکلونال ضد CD4 یا CD8 و کمپلمان در پاسخ به پیتید های MPB51 و P1۹۱ مولکول MPB51 مایکوباکتریوم توبرکلوزیس. همانطور که مشاهده می شود تنها حذف سلولهای CD4⁺ T P1۷۱ موجب کاهش شدید تولید IFN-γ در پاسخ به پیتید های P1۷۱ و P1۹۱ می شود حال آنکه هیچ یک از گروه ها در پاسخ به محیط کشت فاقد پیتید ((-) peptide) پاسخ ایجاد نکردند. بنابراین پیتید های P1۷۱ و P1۹۱ بعنوان اپی توپهای سلولهای MPB51 در مولکول CD4⁺ T محسوب می شوند.



شکل ۴: آنالیز فلوسیتومتری تولید داخل سلولی و نوع سلولهای تولید کننده IFN-γ. درصد سلولهای CD4⁺ T یا CD8⁺ T در پاسخ به IFN-γ را بعد از ۴ ساعت تحريك با پیتیدهای مختلف یا محیط کشت تنها (پیتید (-)) نشان داده شده است. همانطور که مشاهده می شود در پاسخ به پیتید های ایمونوژن P1۹۱ و P1۷۱ مولکول MPB51 تنها سلولهای CD4⁺ T مقادیر قابل توجهی IFN-γ تولید می نمایند.

در حالیکه در بررسی فلوسیتومتری در پاسخ به پیتیدهای فوق سلولهای T دو گانه مثبت (CD8⁺ IFN-γ⁺) شناسایی نشدند. از آنجا که اپی توپهای سلولهای T CD4⁺ که توسط

بیشتری پاسخ قوی تولید می نماید(۲۵،۱۳). بنابراین واکسیناسیون ژنتیکی روش مناسب برای تعیین اپی توپهای سلول T می باشد(۲۵). توالی پیتید P1۹۱-۱۹۱ به جز در دو اسید آمینه انتهایی، شباهتی با توالی های متناظر در مولکولهای Ag85A و Ag85B ندارد. با این وجود ۵ اسید آمینه انتهای کربوکسیل پیتید P۱۹۱-۲۰۰ MPB51 با اسیدهای آمینه همان توالی در مولکول Ag85A و Ag85B یکسان می باشد. این امر نشان می دهد که وجود این ۵ اسید آمینه برای اتصال به مولکولهای H2-A^b در بقیه توالی مولکول MPB51 تاثیری ندارند. باید توجه داشت که اتصال پیتید به مولکولهای MHC شرط لازم برای اپی توپ سلول T می باشد ولی به تنها کافی نیست. عوامل دیگری غیر از میل ترکیبی اتصال به MHC در تعیین اپی توپهای سلول T دخالت دارند. این عوامل عبارتنداز: پردازش آنتی زن، وضعیت انتقال پیتیدها توسط مولکولهای HLA-DM و HLA-DQ، نحوه پاسخ گنجینه سلولهای T.

یافته های اخیر ثابت نموده است که مولکول MPB51 نظیر مولکول Ag85A، فاقد اپی توپهای محدود به MHC کلاس یک در موشهای C57BL/6 می باشد(۲۸). سایر محققین نیز نشان داده اند که واکسیناسیون با DNA پلاسمیدی کدکننده Ag85A موجب حفاظت موشهای H-2^b فاقد CD4 T نمی شوند ولی از تکثیر باکتریها به میزان زیادی در ریه ها جلوگیری نموده و موجب افزایش مدت بقای موشهای H-2^b فاقد مولکول بتا-دو-میکروگلوبولین می گردد(۲۸). همچنین مولکول MPB51 موجب برانگیختن ایمنی حفاظتی ناشی از سلولهای CD4⁺ T در موشهای C57BL/6 می شود. بنابراین شناسایی اپی توپهای سلول T گام ارزشمندی در آشکار ساختن نقش این مولکولها در القای ایمنی حفاظتی در گونه های مختلف حیوانی می باشد.

در موشهای C57BL/6 سطح تولید IFN- γ اختصاصی پیتید توسط سلولهای CD4⁺ موشهای ایمن شده با BCG کمتر از سلولهای طحالی موشهای ایمن شده با واکسن DNA پلاسمیدی می باشد. این یافته با گزارشات سایر محققین هم راستا می باشد که نشان دادند در موشهای واکسینه شده با BCG یا آلوده به TB، مقدار تولید IFN- γ اختصاصی آنتی زن Ag85A نسبت به

ایمنی ناشی از سلولهای Th1 جزء اصلی ایمنی حفاظت دهنده در بیماری سل (۵) محسوب می شود. با این وجود مطالعات انسانی و موشی نشان می دهند که سلولهای CD₈⁺T نیز نقش به سزایی در برقراری ایمنی در این بیماری دارند(۶-۷). گرچه مکانیسم دقیق ایمنی ناشی از سلولهای CD₈⁺ T محدود به MHC کلاس یک به خوبی مشخص نشده است ولی احتمالاً سلولهای CD₈⁺T با ترشح IFN- γ در ایجاد حفاظت سهیمند (۲۱).

مطالعات نشان می دهند کمپلکس Ag855 شامل آنتی ژنهای غالب در پاسخهای سلولهای CD₈⁺ و CD4⁺ در انسان و موشهای آلوده به M.tuberculosis می باشند (۲۲). واکسیناسیون با DNA پلاسمیدی کدکننده Ag85B یا Ag85A موجب برانگیختن سلولهای CD4⁺ T در موش گردیده (۲۲) که این سلولها حفاظت خوبی نیز در برخورد با M.tuberculosis بیماریزا ایجاد نموده اند(۲۳-۲۴). آنتی زن Ag85A شامل چندین اپی توپ سلول CD4⁺ T و حداقل یک اپی توپ CD8⁺ T در موشهای BALB/c می باشد(۲۵). در انسان نیز نقشه اپی توپ سلول T در مولکول Ag85A شناسایی گردیده است(۱۶). به عنوان مثال، اپی توپهای سلول CD8⁺ T محدود به HLA-A^{*}0201 از Ag85B HLA-A^{*}0201 شناسایی شده است(۲۶). مولکول MPB51 یکی دیگر از بروتئینهای ترشحی M.tuberculosis می باشد که ۳۷-۴۳ که درصد تشابه با جزء مايكولیل ترانسفراز کمپلکس Ag85 دارد (۱۸).

در این مطالعه با استفاده از روش واکسیناسیون DNA با تفنگ ژنی و آنالیز بیومتریک با کتابخانه ای از پیتیدهای هم پوشان، اپی توپهای P1۹۱-۱۹۰ و P1۷۱-۲۱۰ برای سلولهای CD4⁺ T محدود به مولکولهای H-2^b موشهای C57BL/6 شناسایی گردید. بلحاظ اینکه موشهای C57BL/6 Eα بوده و مولکولهای H2-E را در سطح سلول بیان نمی نمایند(۲۷) بنابراین اپی توپهای فوق به طور قطع در داخل مولکولهای C57BL/6 اعرضه می گرددند. سلولهای طحالی موشهای P1۷۱-۱۹۰ ایمن شده با BCG تنها در پاسخ به پیتید H2-A^b مقادیر معنی داری IFN- γ تولید نمودند. این یافته با مطالعات قبلی هم راستا می باشد که واکسیناسیون با کدکننده کمپلکس Ag85 DNA نسبت به واکسیناسیون با BCG یا ابتلاء به M.tuberculosis در برابر اپی توپهای

8. Porcelli SA, Modlin RL. The CD1 system: antigen-presenting molecules for T cell recognition of lipids and glycolipids. *Annu Rev Immunol* 1999; 17:297-329.
9. Orme IM. Induction of nonspecific acquired resistance and delayed-type hypersensitivity, but not specific acquired resistance in mice inoculated with killed mycobacterial vaccines. *Infect Immun* 1988; 56:3310-3312.
10. Tian X, Cai H, Zhu YX. Protection of mice with a divalent tuberculosis DNA vaccine encoding antigens Ag85B and MPT64.
11. Andersen P. Effective vaccination of mice against *Mycobacterium tuberculosis* infection with a soluble mixture of secreted mycobacterial proteins. *Infect Immun* 1994; 62:2536-2544.
12. Belisle JT, Vissa VD, Sievert T, Takayama K, Brennan PJ, Besra GS. Role of the major antigen of *Mycobacterium tuberculosis* in cell wall biogenesis. *Science* 1997; 276:1420-1422.
13. Wiker HG, Harboe M. The antigen 85 complex: a major secretion product of *Mycobacterium tuberculosis*. *Microbiol Rev* 1992; 56:648-661.
14. Graff-Dubois S, Faure O, Gross DA, Alves P, Scardino A, Chouaib S, et al. Generation of CTL recognizing an HLA-A*0201-restricted epitope shared by MAGE-A1, -A2, -A3, -A4, -A6, -A10, and -A12 tumor antigens: implication in a broad-spectrum tumor immunotherapy. *J Immunol* 2002; 169: 575-580.
15. Launois P, DeLeys R, Niang MN, Drowart A, Andrien M, Dierckx P, et al. T-cell-epitope mapping of the major secreted mycobacterial antigen Ag85A in tuberculosis and leprosy. *Infect Immun* 1994; 62:3679-3687.
16. Munk ME, De Bruyn J, Gras H, Kaufmann SH. The *Mycobacterium bovis* 32-kilodalton protein antigen induces human cytotoxic T-cell responses. *Infect Immun* 1994; 62:726-728.
17. Silver RF, Wallis RS, Ellner JJ. Mapping of T cell epitopes of the 30-kDa antigen of *Mycobacterium bovis* strain bacillus Calmette-Guerin in purified protein derivative (PPD)-positive indiv-

موشهای ایمن شده با DNA بسیار کمتر می باشد(۲۵). از آنجا که واکسن DNA کدکننده MPB51 قابلیت برانگیختن ایمنی حفاظتی در مقابل عفونت با C57BL/6 داشته (۲۶) و واکسن DNA سلولهای CD4⁺ را القا می نماید که پیتیدهای P171 و P191 را در شیار مولکولهای H₂-A^b شناسایی می نمایند، سلولهای CD4⁺T القا شده در اثر واکسن DNA حتی قادر خواهد بود عرضه اندک اپی توب سلول CD4⁺ را روی سلولهای آلوده به شناسایی نمایند. *M.tuberculosis*

نتیجه نهائی:

در این مطالعه یک اپی توب غالب و یک اپی توب نیمه غالب سلول CD4⁺T محدود به H-2 در موشهای C57BL/6 شناسایی گردید که تصور میشود نقش به سزایی در حفاظت مقابل عفونت *M.tuberculosis* باشند. همچنین مشخص گردید واکسیناسیون ژنتیکی (DNA vaccination) روش با ارزشی برای ایجاد پاسخهای حفاظت دهنده در مقابل عفونت توبرکلوزیس بوده و ابزار مفیدی در جهت مطالعه و شناسایی اپی توبهای اختصاصی دستجات مختلف سلولهای T در گونه های مختلف حیوانی می باشد.

منابع :

1. Collins HL, Kaufmann SH, Prospects for better tuberculosis vaccines. *Lancet Infect Dis* 2001; 1:21-28.
2. Rodrigues LC, Diwan VK, Wheeler JG. Protective effect of BCG against tuberculous meningitis and military tuberculosis. A meta-analysis. *Int J Epidemiol* 1993; 22: 1154-1158.
3. Pablos-Mendez A, Ravaglione MC, Laszlo A, Binkin N, Rieder HL, Bustreo F, et al. Global surveillance for antituberculosis-drug resistance. *N Engl J Med* 1998;338:1641-1649.
4. Kaufmann SH. Immunity to intracellular bacteria. *Annu Rev Immunol* 1993; 11: 129-134.
5. Kaufmann SH. CD8⁺ T lymphocytes in intracellular microbial infections. *Immunol Today* 1988; 9:168-174.
6. Kaufmann SH. CD8⁺ T lymphocytes in intracellular microbial infections. *Immunol Today* 1988; 9:168-174.
7. Stenger S., Modlin RL. T cell mediated immunity to *Mycobacterium tuberculosis*. *Curr Opin Microbiol* 1999; 2:89-93.

- iduals. *J Immunol* 1995; 154:4665-4674.
18. Ohara N, Ohara-Wada N, Kitaura H, Nishiyama T, Matsumoto S, Yamada T. Analysis of the genes encoding the antigen 85 complex and MPT51 from *Mycobacterium avium*. *Infect Immun* 1997; 65:3680-3685.
19. Kaufmann SH. Is the development of a new tuberculosis vaccine possible? *Nat Med* 2000; 6:955-960.
20. D'Souza S, Rosseels V, Romano M, Tanghe A, Denis O, Jurion F, et al. Mapping of murine Th1 helper T-cell epitopes of mycolyl transferases Ag85A, Ag85B, and Ag85C from *Mycobacterium tuberculosis*. *Infect Immun* 2003; 71:483-493.
21. Tascon RE, Stavropoulos E, Lukacs KV, Colston MJ. Protection against *Mycobacterium tuberculosis* infection by CD8⁺ T cells requires the production of gamma interferon. *Infect Immun* 1998; 66:830-834.
22. Lozes E, Huygen K, Content J, Denis O, Montgomery DL, Yawman AM, et al. Immunogenicity and efficacy of a tuberculosis DNA vaccine encoding the components of the secreted antigen 85 complex. *Vaccine* 1997; 15: 830-833.
23. Baldwin SL, D'Souza CD, Orme IM, Liu MA, Huygen K, Denis O, et al. Immunogenicity and protective efficacy of DNA vaccines encoding secreted and non-secreted forms of *Mycobacterium tuberculosis* Ag85A. *Tuber Lung Dis* 1999; 79:251-259.
24. Huygen K, Content J, Denis O, Montgomery DL, Yawman AM, Deck RR, et al. Immunogenicity and protective efficacy of a tuberculosis DNA vaccine. *Nat Med* 1996; 2:893-898.
25. Denis O, Tanghe A, Palfliet K, Jurion F, van den Berg TP, Vanonckelen A, et al. Vaccination with plasmid DNA encoding mycobacterial antigen 85A stimulates a CD4⁺ and CD8⁺ T-cell epitopic repertoire broader than that stimulated by *Mycobacterium tuberculosis* H37Rv infection. *Infect Immun* 1998; 66:1527-1533.
26. Geluk A, van Meijgaarden KE, Franken KL, Drijfhout JW, D'Souza S, Necker A, et al. Identification of major epitopes of *Mycobacterium tuberculosis* AG85B that are recognized by HLA-A*0201-restricted CD8⁺ T cells in HLA-transgenic mice and humans. *J Immunol* 2000; 165:6463-6471.
27. Mathis DJ, Benoist II C., Williams VE, Kanter M, McDevitt HO. Several mechanisms can account for defective E α gene expression in different mouse haplotypes. *Natl Acad Sci USA* 1983; 80: 273-277.
28. D'Souza S, Denis O, Scorza T, Nzabintwal F, Verschueren H, Huygen K. CD4⁺ T cells contain *Mycobacterium tuberculosis* infection in the absence of CD8⁺ T cells in mice vaccinated with DNA encoding Ag85A. *Eur J Immunol* 2000; 30:2455-2459.