

Effect of Intra-Peritoneal Injection of Chitosan Nanoparticle Loaded with *Leishmania major* Excretory-Secretory Antigens on Macrophage Function in Exposure to Parasites in BALB/c Mice

Elham Feizabadi, Ahmad Zavaran Hossieni, Sara Soudi

Department of Immunology, Faculty of Medical Sciences, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran

(Received:2018/06/30

Accept: 2019/02/4)

Abstract

Background: *Leishmania major* (*L.major*) is a causative agent of leishmaniasis. The disease has now become a public health problem. Modulation of the immune responses to inhibit the infection or the proliferation of the parasite is an effective way to overcome the leishmaniasis. *Leishmania* parasite secretory-excretory antigens are responsible for immune system modulation; therefore, they are used in vaccine design and immunotherapy. Nanoparticles have been considered in recent years due to the features that stimulate the immune system. The purpose of the present study was to produce a combination of nanoparticles and secretory-excretory antigens to induce immune responses.

Materials and methods: *L.major* secretory-excretory antigens were isolated from supernatant of parasite culture using ultracentrifugation and protein molecular weight and concentration were determined using SDS-PAGE and Bradford methods. The chitosan nanoparticle were loaded with antigens which confirmed by FTIR. MTT test was performed to determine the cytotoxic effect of nanoparticles on macrophages. Five groups of female BALB/c mice were sensitized with nanoparticles and nanoparticles loaded with the protein on days 0.10 and 21. The macrophages were isolated from the mice and infected with *L.major* for one hour. After 72 hours of incubation, NO production and inhibition of parasite growth were measured in response to *L.major*.

Result: In the present study, the excretory-secretory antigens of the *L.major* were in the range of 75-110 kDa, and loaded with chitosan nanoparticle by %76 efficacy. The results showed that the excretory-secretory antigens of the *L.major* parasites significantly increased the production of nitric oxide in the macrophages and the presence of chitosan induced this increase ($P<0.01$). In addition, the group that received chitosan loaded with the excretory secretory antigens of the *L.major* showed the least proliferation of the parasites ($P<0.05$).

Conclusion: If chitosan nanoparticles loaded with *L.major* excretory-secretory antigens can increase the activity of macrophage killing function by increasing nitric oxide production; therefore, they can be nominated as candidates for vaccine development and disease improvement.

Keywords: Excretory-Secretory Antigens; Chitosan; *Leishmania Major*; Macrophage

* Corresponding: Sara Soudi
Email: soudi@modares.ac.ir

بررسی اثر تزریق داخل صفاقی نانوذره کیتوزان همراه شده با آنتی ژن های ترشحي-تراوشي ليشمانيا ماژور بر عملکرد ماکروفاژها در مواجهه با انگل در موش های BALB/c

الهام فیض آبادی، احمد زواران حسینی، سارا صعودی

دانشگاه تربیت مدرس، دانشکده علوم پزشکی، گروه ایمنی شناسی

تاریخ پذیرش مقاله: ۱۳۹۷/۱۱/۱۵

تاریخ دریافت مقاله: ۱۳۹۷/۰۴/۰۹

چکیده:

سابقه و هدف: لیشمانیا ماژور عامل بیماری لیشمانیوز است. این بیماری در حال حاضر به یک مشکل بهداشت عمومی تبدیل شده است. تعدیل پاسخ های سیستم ایمنی به نحوی که بتواند عفونت یا تکثیر انگل را مهار کند، یک راه موثر در غلبه بر لیشمانیوز خواهد بود. آنتی ژن های ترشحي- تراوشي انگل ليشمانيا، نقش تعدیل کنندگی سیستم ایمنی را بر عهده دارند، از این رو در طراحی واکسن و روش های ایمونوتراپی به کار گرفته می شوند. به نانوذرات با توجه به ویژگی هایی که در تحریک سیستم ایمنی دارند، در سال های اخیر مورد توجه قرار گرفته اند. هدف از این تحقیق، تولید ترکیبی از نانوذرات و آنتی ژن های ترشحي-تراوشي است که بتواند پاسخ ایمنی را القا کند.

مواد و روش ها: در این مطالعه تجربی که روی ماکروفاژهای صفاقی موش انجام شده است، آنتی ژن های ترشحي- تراوشي انگل ليشمانيا ماژور از سوپرناتانت کشت انگل با استفاده از اولتراسانتریفیوژ جدا شده و محدوده وزن مولکولی پروتئینی و مقدار آن به روش SDS-PAGE و برادفورد تعیین شد. سپس این آنتی ژن ها با نانوذره کیتوزان همراه شدند و صحت آن با FTIR تایید شد. برای بررسی خاصیت کشندگی نانوذره بر ماکروفاژها، تست MTT انجام شد. پنج گروه موش ماده BALB/c در روزهای ۰، ۱۰، ۲۱، ۴۰، به صورت داخل صفاقی با نانوذره و نانوذره همراه با پروتئین حساس شدند. ماکروفاژها در روز ۲۸ از موش ها جدا شده و به مدت یک ساعت با انگل مجاور شدند. بعد از ۷۲ ساعت آنکو باسیون، میزان تولید NO و مهار رشد انگل در پاسخ به لیشمانیا بررسی و با تست آماری One-Way ANOVA آنالیز شد.

نتایج: در بررسی انجام شده، آنتی ژن های ترشحي- تراوشي انگل ليشمانيا ماژور در محدوده وزنی 110-75 کیلو دالتون قرار داشتند و با راندمان ۷۶ درصد با نانوذرات کیتوزان همراه شدند. نتایج به دست آمده نشان داد که آنتی ژن های ترشحي- تراوشي انگل ليشمانيا ماژور به تنهایی سبب افزایش معنادار تولید نیتریک اکساید در ماکروفاژها می شود و حضور کیتوزان این افزایش را تقویت می کند ($P < 0.01$). همچنین گروهی که آنتی ژن های ترشحي- تراوشي انگل ليشمانيا ماژور همراه شده با کیتوزان را دریافت کرده اند، کم ترین میزان تکثیر انگل را نشان دادند ($P < 0.05$).

نتیجه گیری: آنتی ژن های ترشحي-تراوشي ليشمانيا ماژور اگر با نانوذره کیتوزان همراه شوند، می توانند از راه افزایش تولید نیتریک اکساید، عملکرد کشندگی ماکروفاژ را افزایش دهند. از این رو می توانند به عنوان کاندیدایی برای تولید واکسن و بهبود بیماری مطرح شوند.

واژگان کلیدی: آنتی ژن های ترشحي- تراوشي، کیتوزان، لیشمانیا ماژور، ماکروفاژ

مقدمه:

میتلابان همچنان رو به افزایش است. براساس آخرین آمار، سالانه ۷۰۰ هزار تا یک میلیون نفر به این انگل مبتلا شده و ۳۰ تا ۳۰۰ هزار نفر جان خود را از دست می دهند. از این رو باید به دنبال راهی برای کنترل این بیماری بود. ماکروفاژها میزبان لیشمانیا محسوب می شوند. ماکروفاژها می توانند با واسطه متابولیت های سمی اکسیژن شامل آنیون سوپراکسید (O_2^-)، پراکسید هیدروژن (H_2O_2) و نیتریک اکسید (NO) سبب حذف لیشمانیا شوند. در نتیجه ترکیبی که

لیشمانیوز عفونت حاصل از انگل های لیشمانیاست که به سه شکل جلدی، احشایی و مخاطی بروز می کند. نزدیک به ۳۵۰ میلیون نفر در بیش از ۹۸ کشور در سرتاسر جهان، تحت تاثیر آن قرار دارند. این انگل یک مشکل بزرگ و عمده در بسیاری از کشورها از جمله ایران است. تلاش های فراوانی برای درمان این بیماری و حتی تولید واکسن انجام شده که تاکنون موفقیت آمیز نبوده و تعداد

نویسنده مسئول: سارا صعودی

پست الکترونیک: soudi@modares.ac.ir

پروماستیکوت‌های فاز ایستا پس از سانتریفیوژ در 3000g به مدت ۱۵ دقیقه شمارش شده و برای آلوده سازی ماکروفاژها در *in vitro* استفاده شدند.

۲. تهیه آنتی‌ژن‌های ترشحی - تراوشی انگل لیشمانیا ماژور

پروماستیکوت‌های فاز ایستا لیشمانیا ماژور، چهار بار با استفاده از محیط RPMI بدون FBS با سانتریفیوژ در دور 3000g به مدت ۱۵ دقیقه، شسته شدند. سپس به محیط RPMI بدون FBS انتقال داده شدند تا به چگالی نهایی ۱۰۸ سلول در هر میلی‌لیتر محیط برسند. بعد از ۲۴ تا ۷۲ ساعت انکوباسیون، انگل‌ها با دور 3000g در دمای چهار درجه برای ۱۵ دقیقه سانتریفیوژ شده و مایع رویی جمع‌آوری شد. برای حذف انگل‌های باقی مانده، مایع رویی از فیلتر ۰/۲۲ میکرون عبور داده شد. مایع به دست آمده محصولات ترشحی - تراوشی انگل لیشمانیا ماژور خواهند بود.

۳. اولتراسانتریفیوژ

برای جداسازی پروتئین‌های ترشحی-تراوشی، انگل محیط کشت جمع‌آوری شده و به لوله‌های اولتراسانتریفیوژ منتقل شدند. (اولتراسانتریفیوژ در دور 100000g و دمای ۴ درجه، به مدت ۳۰ دقیقه انجام شد. رسوب حاصل در ml2 محیط RPMI بدون FBS معلق شد و در دمای ۷۰- نگهداری گردید.

۴. الکتروفورز در ژل پلی آکریل آمید (SDS-PAGE)

این تست برای تایید حضور پروتئین‌های مورد نظر در مایع رویی فیلتر شده حاصل از کشت انگل انجام شد. ژل استفاده شده با ضخامت 1mm و ۱۲ درصد آکریل آمید در بخش Resolving و ۴ درصد در بخش Stacking ساخته شد. نمونه‌ها با غلظت مساوی درون چاهکها ریخته شد. در نتیجه الکتروفورز، پروتئینها براساس وزن مولکولی، از یکدیگر جدا شدند. رنگآمیزی ژل و باندها نیز با کوماسی بلو انجام شد. تمام مواد شیمیایی استفاده شده، مربوط به شرکت Merck آلمان است.

۵. تست برادفور

برای انجام تست برادفور، مقدار ۲۰ میکرولیتر از محلول پروتئین، درون چاهک یک پلیت الایزا ریخته و به آن ۲۰۰ میکرولیتر معرف برادفور اضافه شد. رنگ حاصل از واکنش در طول موج ۵۴۰ نانومتر قرائت شد و با توجه به نمودار استاندارد، مقدار پروتئین موجود در سوپرناتانت محاسبه شد. در این تست از BSA به عنوان استاندارد استفاده شد. نموداری بر اساس غلظت‌های مختلف BSA و جذب آن در واکنش برادفور با نرم‌افزار Excel رسم شد. مقدار پروتئین براساس معادله این نمودار تعیین شد.

۶. تهیه نانوذره کیتوزان

کیتوزان مشتق قلبایی و داستیله شده کیتین است که از پوسته خارجی سخت پوستان به دست می‌آید. کیتوزان برعکس کیتین، در محلول‌های اسیدی حل و پروتئینیزه می‌شود [۱۲]. برای تهیه نانوذرات کیتوزان حداقل چهار روش گزارش شده است که در این جا از روش Ionotropic gelation استفاده شد. [۱۳]. براساس مطالعه‌ها، حلال کیتوزان اسید استیک رقیق شده در آب دیونیزه است که به نسبت دو به یک در اسید استیک حل می‌شود. کیتوزان استفاده شده از شرکت Sigma با وزن مولکولی متوسط و درصد داستیلاسیون ۸۵ درصد خریداری شد.

۱- اسید استیک رقیق شده با غلظت ۵۴ درصد مولار ساخته شد. به این ترتیب که ابتدا ۲۵ میلی‌لیتر آب دیونیزه را درون ظرف ریخته و به آن ۳۰۰ میکرولیتر اسید استیک خالص اضافه شد. حجم این محلول با آب دیونیزه به ۱۰۰ میلی‌لیتر رسانده شد [۱۴].

۲- محلول کیتوزان با غلظت 2mg/ml ساخته و با مقدار مشخص برای ساخت میزان مورد نیاز از محلول، درون اسید استیک ریخته شد. محلول روی روتیتور (با دور ۱۰۰۰) به مدت دو تا سه ساعت قرار گرفته تا کیتوزان در اسید استیک حل شد.

۳- سپس هر ml5 از این محلول به صورت قطره قطره به ml2 محلول TPP و آب دیونیزه با غلظت 1mg/ml که روی روتیتور قرار گرفته، اضافه شد.

۴- پس از گذشت یک ساعت از حل شدن این دو، محلول مورد نظر با دور 20000g به مدت ۳۰ دقیقه سانتریفیوژ شده و بعد از دور ریختن مایع رویی،

بتواند ماکروفاژها را در مبارزه با این انگل فعال کند، در درمان یا کنترل این بیماری موثر خواهد بود. در این مطالعه از نانوذره کیتوزان به همراه آنتی‌ژن‌های ترشحی-تراوشی انگل لیشمانیا برای القای بهتر پاسخ ایمنی استفاده شده است [۱].

نانوپارتیکل‌ها یا نانوذرات به ترکیب‌هایی با سایز حدود ۱۰۰-۱۰۰۰ نانومتر گفته می‌شود که امروزه در موارد مختلفی استفاده شده و کاربردهای متفاوتی دارند. مزیت خاص این ذرات برای استفاده گسترده به خصوص در پزشکی، اندازه کوچکشان است که به عبور آن‌ها از سد‌های بیولوژیکی کمک شایانی می‌کند. این ترکیب‌ها می‌توانند از طریق تعامل با سیستم ایمنی ذاتی و اکتسابی بدن، روی عملکرد سیستم ایمنی تأثیرگذار باشند [۲].

یکی از انواع مهم این نانوذرات که زیست تخریب پذیر نیز است، کیتوزان است [۳ و ۴]. کیتوزان در وزن‌های ملکولی مختلف وجود دارد و دارای ویژگی‌های مورد توجهی است که به سبب آن می‌تواند کاربردهای زیادی در صنعت و به ویژه انتقال دارو داشته باشد. ذرات کیتوزان می‌توانند به صورت میکروکپسول، میکروسفر و نانوذرات تولید شوند [۵ و ۶]. کیتوزان از طریق گروه‌های آمین خود در واکنش‌های شیمیایی مختلف شرکت می‌کند [۷]. در واقع استفاده از نانوذرات به عنوان ادجوانت به خصوص کیتوزان برای ارتقای اثر بخشی واکسن‌ها رونق بسیار یافته که سودمندی نیز دارد.

انگل‌ها و محصولات آن‌ها می‌توانند پاسخ ایمنی میزبان و مکانیسم‌های حذف انگل را سرکوب کنند. یکی از این تولیدات، پروتئین‌های انگل است که عملکردهای متنوعی را انجام می‌دهند. از جمله پروتئین‌های انگل لیشمانیا، پروتئین‌های ترشحی- تراوشی هستند که در تمام مراحل چرخه زندگی آزاد شده و نقش حفاظتی و تعدیل‌کنندگی ایمنی را دارند. در واقع این پروتئین‌ها مانع از تخریب انگل توسط سیستم ایمنی خواهند شد [۸]. پروماستیکوت‌های گونه‌های مختلف لیشمانیا، انواع متنوعی از پروتئین‌ها را در مراحل مختلف رشد خود درون بدن پشه خاکی یا ماکروفاژهای انسانی و همچنین در محیط *in vitro* تولید و آزاد می‌کنند.

دیده شده است که برخی از پروتئین‌های ترشحی-تراوشی در لیشمانیا دونووانی، خاصیت اسید فسفاتازی دارند که هم در تهاجم و هم در مقاومت در برابر مکانیسم‌های ایمنی ماکروفاژها، شرکت دارند. حال آن‌که این پروتئین‌های اسید فسفاتازی در لیشمانیا ماژور دیده نمی‌شوند [۹]. پروتئین‌های ترشحی دیگر نیز در نامتودها شناخته شده است که خاصیت استیل کولین استرازی دارند. بر اساس مطالعه‌هایی که روی اثر پروتئین‌های ترشحی-تراوشی نامتودها در ماکروفاژها و به صورت *In vitro* انجام شده است، مشخص شد که این پروتئین‌ها بیان TLR، تولید IL-12 و TNF- α را در ماکروفاژها کاهش می‌دهند [۱۰]. پروتئین‌های ترشحی-تراوشی انگل از هر دو مسیر وابسته به شبکه اندوپلاسمی و غیر وابسته به آن، تولید و ترشح می‌شوند [۱۱].

هدف از این پژوهش، بررسی آثار تنظیم ایمنی نانوذره کیتوزان و تأثیر آن بر القای پاسخ ایمنی علیه پروتئین‌های ترشحی-تراوشی انگل و بهبود فعالیت ضد لیشمانیایی ماکروفاژ است. به این منظور، بعد از کشت انگل و جداسازی آنتی‌ژن‌های ترشحی-تراوشی آن، نانوذره کیتوزان با این آنتی‌ژن‌ها همراه شد. برای تعیین محدوده وزن پروتئین و غلظت آن از تست‌های الکتروفورز و برادفور استفاده شد. برای تایید تشکیل نانوذره از FTIR استفاده شد. بعد از تیمار موش‌های آزمایش شده با گروه‌های آزمون، ماکروفاژهای آن‌ها استخراج شده و از نظر تولید نیتریک اکساید و قابلیت کشندگی انگل ارزیابی شدند. نتایج به دست آمده، سودمندی استفاده از این نانوذرات را در بهبود عملکرد ماکروفاژهای آلوده به انگل نشان می‌دهد.

مواد و روش‌ها:

۱. کشت انگل لیشمانیا ماژور

انگل لیشمانیا ماژور سویه MRHO IR75 ER از بافت طحال موش‌های آلوده به لیشمانیا ماژور جدا شد. این انگل‌ها در محیط NNN در دمای C26 تکثیر شده سپس به محیط RPMI (GIBCO) با FBS 5% منتقل شدند.

مربوط به OD کل آنتی‌ژن‌های اضافه شده به محلول نانوذره B نشان دهنده OD آنتی‌ژن‌های متصل نشده در سوپرناتانت محلول آنتی‌ژن و نانوذره بعد از سانتریفیوژ است.

به این ترتیب که از نانوذرات ساخته شده با غلظت‌های متفاوت کیتوزان، به همراه مقداری آب مقطر در دستگاه اسپکتروفوتومتر، OD گرفته شده و در فرمول زیر قرار می‌گیرد. این مقدار نشان دهنده A در رابطه زیر است. بعد از سانتریفیوژ و ته‌نشین شدن نانوذره، از مایع رویی حاصل نیز OD گرفته شده که نشان‌دهنده B یا همان آنتی‌ژن‌های متصل نشده بعد از سانتریفیوژ است.

$$\% \text{Loading} = (A-B/A) \times 100$$

۱.۱ حساس کردن موش‌های BALB/c و گروه‌های آزمایشی

۲۵ سر موش BALB/c ماده ۸-۶ هفته‌ای از انستیتو پاستور کرج خریداری شدند. سپس در اتاق مخصوص حیوانات آزمایشگاهی در دانشگاه تربیت مدرس که ۱۲ ساعت نور و ۱۲ ساعت تاریکی و درجه حرارت C21 داشت، با دسترسی آسان به آب و غذا نگهداری می‌شدند. موش‌ها به گروه‌های پنج‌تایی از نظر تزریق به شرح زیر تقسیم شدند:

(۱) نانوذره کیتوزان

(۲) پروتئین‌های ترشحی - تراوشی انگل لیشمانیا همراه با نانوذره کیتوزان

(۳) پروتئین‌های ترشحی - تراوشی انگل لیشمانیا

(۴) محیط کشت به عنوان کنترل

(۵) پروتئین‌های ترشحی-تراوشی انگل لیشمانیا ماژور همراه با ادجوانت کامل فروند

به موش‌های هر گروه در روزهای ۲۱-۱۰-۰ به صورت داخل صفاقی تزریق انجام شد. در نوبت اول مقدار ۱۵ میکروگرم از آنتی‌ژن، در نوبت دوم مقدار هفت میکروگرم و در نوبت سوم پنج میکروگرم از آنتی‌ژن همراه با نانوذره یا ادجوانت تزریق شدند. در تزریق نانوذره به تنهایی نیز مقداری از آن تزریق شد که در مقدار تزریق کونژوگه وجود داشت. در روز ۲۸ نیز ماکروفاژها جداسازی شدند. ادجوانت فروند خود حاوی BCG است. علاوه بر این، از ادجوانت کامل فروند در ارزیابی ایمنی آنتی‌ژن‌ها در موش بیشتر استفاده می‌شود. این ادجوانت به دلیل افزایش بیان MHC در سطح سلول‌های عرضه‌کننده، شناسایی آنتی‌ژن و پاسخ‌دهی به آن را افزایش می‌دهد [۱۶].

۱.۲ جداسازی و کشت ماکروفاژهای صفاقی موش‌های BALB/c

بعد از قطع حیات حیوان به روش اخلاقی آنانازی، محیط کشت سرد بدون FBS به صفاق موش تزریق شد. ماکروفاژها به روش لاول صفاقی از موش‌های BALB/c گروه‌های آزمون و کنترل پس از پایان دوره تیمار با آنتی‌ژن، جداسازی شدند. سلول‌ها با دور 1500g به مدت پنج دقیقه سانتریفیوژ شدند و در پلیت ۱۰ سانتی‌متری به مدت چهار ساعت در انکوباتور C۳۷ قرار گرفتند. پس از پایان انکوباسیون، سلول‌های غیرچسبیده از محیط حذف شدند. سلول‌های چسبیده (ماکروفاژها) به تعداد ۴۰۰ هزار سلول درون چاهک‌های پلیت شش‌خانهای کشت شدند. ۱۳. آلوده سازی ماکروفاژها با لیشمانیا ماژور و سنجش نیتریک اکساید

۲۴ ساعت پس از کشت ماکروفاژها، انگل لیشمانیا ماژور به نسبت ۱۰ به یک به ماکروفاژها اضافه شد. سوپرناتانت ماکروفاژها پس از ۷۲ ساعت برای سنجش ترشح نیتریک اکساید جمع‌آوری شد. میزان نیتریک اکساید به روش گریس اندازگیری و رنگ صورتی حاصل از واکنش نیتريت با معرف گریس، در طول موج ۵۴۰ نانومتر با الیزا ریدر خوانده شد. جذب‌ها براساس منحنی استاندارد که از افزودن معرف گریس به مقادیر مختلف نیتريت سدیم (از دو میکرومول تا ۲۰۰ میکرومول) به دست آمده بود محاسبه شدند. میانگین تولید نیتريت در هر نمونه در نتایج گزارش شد.

۱.۴ شمارش انگل‌های آزاد شده از ماکروفاژ

ماکروفاژهای گروه‌های کنترل و آزمون با پروماستیتوهای لیشمانیا ماژور به نسبت تقریبی یک به ۱۰ در C37 و ۵ درصد CO2 به مدت یک ساعت انکوبه شدند. در این مدت ماکروفاژها عمل بلع انگل را انجام دادند. بعد از اتمام زمان

نانوذره مورد نظر به صورت ژل سفید رنگی ته‌نشین شد.

TPP (سدیم تری پلی فسفات) با گروه‌های آمین کیتوزان وارد واکنش شده و سبب ایجاد اتصال عرضی بین کیتوزان و پروتئین می‌شود. TPP حل شده در آب دیونیزه، یون‌های OH⁻ و P₃O₁₀⁵⁻ را ایجاد می‌کند که همزمان در محلول TPP وجود دارند. در pH اولیه، یونهای OH⁻ با یون‌های P₃O₁₀⁵⁻ برای اتصال به گروه‌های NH₃⁺ کیتوزان در رقابتند. یون‌های OH⁻ به دلیل کوچک‌تر بودن، به راحتی به درون کیتوزان نفوذ کرده و لایه رسوبی ایجاد می‌کنند، در حالی که با اسیدی کردن pH، تنها یونهای P₃O₁₀⁵⁻ در محیط وجود دارند. بنابراین کیتوزان به راحتی با TPP پیوند عرضی برقرار کرده و یک لایه ژلی تشکیل می‌شود [۱۵]. برای به دست آوردن بهترین حالت در ترکیب کیتوزان و TPP برای تولید نانوذره‌های با اندازه مناسب، نسبت‌های مختلفی از این دو با هم ترکیب شده و ذرات حاصل از نظر اندازه با هم مقایسه شدند. دیده شد که وقتی کیتوزان به نسبت پنج به دو به TPP اضافه می‌شد، ذرات تشکیل شده مناسب‌ترین اندازه را برای تزریق داشتند. TPP در آب مقطر حل شده و با نسبت گفته شده به محلول کیتوزان-اسیداستیک اضافه شد.

۵- بررسی مورفولوژی نانوذرات تشکیل شده با میکروسکوپ الکترونی نگاره (SEM) انجام شد.

۷. بررسی اثر سمیت نانوذره کیتوزان بر ماکروفاژهای صفاقی به روش MTT

از تست MTT برای سنجش سمیت نانوذره برای ماکروفاژها استفاده شد. ماکروفاژها به تعداد ۱۰۵ سلول در چاهک‌های پلیت ۹۶ خانه ریخته شدند. پس از ۲۴ ساعت، مقادیر مختلفی از نانوذره کیتوزان و آنتی‌ژن ترشحی - تراوشی انگل لیشمانیا به صورت سه‌تایی به ماکروفاژها اضافه شدند. تست MTT در زمان‌های ۲۴ و ۴۸ ساعت انجام شد.

به این منظور به هرچاهک، ۱۰۰ میکرولیتر محیط بدون FBS و ۱۰ میکرولیتر معرف زرد رنگ MTT اضافه شد. بعد از چهار ساعت انکوباسیون، کریستال‌ها در ۱۰۰ میکرولیتر (DMSO-Sigma-آلمان) حل و سپس OD آن در ۵۴۰ نانومتر توسط میکروپلیت ریدر (Eppendorf, USA) قرائت شد. برای کنترل منفی از ماکروفاژ به تنهایی استفاده شد. در کنترل مثبت نیز، LPS با غلظت‌های مختلف در سه تکرار به ماکروفاژها اضافه شدند. برای بررسی آلوده نبودن نانوذرات با LPS، تست لیمولوس (LAL Test) با استفاده از کیت خریداری شده از شرکت Sigma انجام شد. نتایج به دست آمده حاکی از نبود آلودگی به LPS در نانوذرات بود.

برای ساخت غلظت‌های مختلفی از نانوذره کیتوزان محلول کیتوزان-اسیداستیک با غلظت 2 mg/ml ساخته شد. این محلول به نسبت پنج به دو به TPP با غلظت 1 mg/ml اضافه شد. بعد از سانتریفیوژ و تشکیل ژل مورد نظر، با استفاده از محیط کشت، ژل به صورت محلول درآمده و با محاسبات میزان کیتوزان موجود در آن اندازه‌گیری و سپس مقدار مناسبی از محلول به هر چاهک اضافه شد.

۸. همراه کردن آنتی‌ژن‌های ترشحی - تراوشی انگل لیشمانیا ماژور با نانوذره کیتوزان

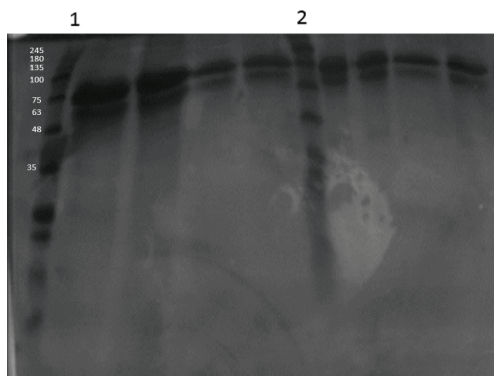
پروتئین‌های مورد نظر با غلظت‌های مختلف در محلول TPP (1mg/ml) حل شده و به صورت قطره قطره به نسبت دو به پنج با محلول کیتوزان (2mg/ml) ترکیب شدند. بعد از گذشت یک ساعت، محلول مورد نظر سانتریفیوژ شده و ژل حاوی نانوذره همراه با آنتی‌ژن ترشحی - تراوشی حاصل شد.

۹. بررسی اتصال نانوذره کیتوزان به وسیله میکروسکوپ الکترونی SEM

نانوذره کیتوزان در حالت متصل به TPP و متصل به پروتئین با میکروسکوپ الکترونی SEM (Zeiss EM10C 80KW) بررسی شدند.

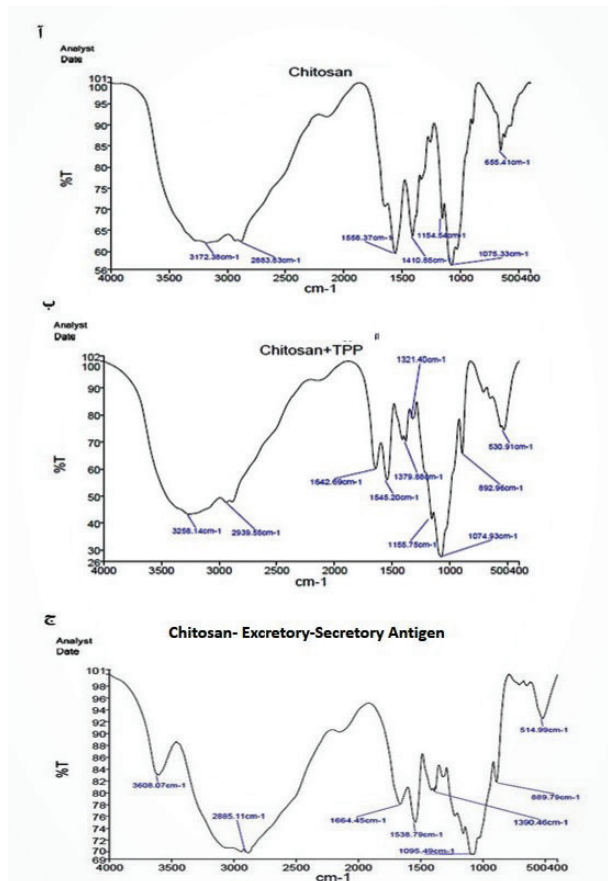
۱۰. بررسی درصد اتصال نانوذره کیتوزان به پروتئین به وسیله اسپکتروفوتومتر

اتصال پروتئین به نانوذره کیتوزان در طول موج ۲۸۰ نانومتر بررسی شد. درصد اتصال پروتئین به نانوذره از معادله زیر محاسبه شد که در این معادله A



شکل ۲. تصویر SDS پروتئین‌های جدا شده. شماره ۱ و ۲ نمونه الگو هستند.

شکل ۱ و ۲ تصویر SDS پروتئین‌های جدا شده. در شرایط اسیدی گروه‌های آمین کیتوزان پروتونه شده و میتوانند در ایجاد پیوندهای عرضی با یونهای تری پیل فسفات شرکت کنند. دو پیک ۱۵۷۶ و ۱۴۱۱ در شکل B مربوط به گروه NH_4^+ خمشی بوده که نشان‌دهنده تشکیل میان کنش بین گروه‌های فسفات TPP و گروه‌های آمین کیتوزان است. در شکل C پیک ۱۰۹۵ گروه P-O-C و پیک ۱۶۶۷ گروه C=O مربوط به پروتئین است.



شکل ۳. آنالیز FTIR: (A) نانوذره کیتوزان، (B) کیتوزان + TPP، (C) کیتوزان همراه شده با آنتی ژن ترش‌جی-تراوشی

Scanning electron microscopy (SEM).۴

ذرات کیتوزان بسته به نسبت ترکیب شدن با TPP، اندازه‌هایی متفاوت خواهند داشت. اندازه ذرات کیتوزان در این مطالعه زیر 200nm است و حالتی کروی دارد.

انکوباسیون، پلیت با محیط کشت شست‌وشو داده شده تا انگلهای آزاد موجود در محیط حذف شوند. ماکروفازهای آلوده به انگل به مدت ۴۸ ساعت در انکوباتور قرار گرفتند. سپس ماکروفازها با محلول ۰.۰۵ درصد SDS در محیط کشت RPMI لیز شدند تا آماسیگوت‌ها به محیط کشت آزاد شوند. محلول رویی جمع‌آوری شد و با محیط کشت واجد ۱۰ درصد FBS در حجم یک میلی‌لیتر به مدت سه روز در دمای ۲۶ درجه قرار گرفت تا آماسیگوت‌ها به پروماستیگوت تبدیل شوند. ۱۰ میکرولیتر از هر نمونه زیر میکروسکوپ معکوس قرار گرفته و پروماستیگوت‌ها توسط لام نئوبار شمارش شدند. این آزمایش برای تعیین اثر تیمارهای انجام شده بر توانایی کشندگی ماکروفاز انجام شد [۱۷-۱۸].

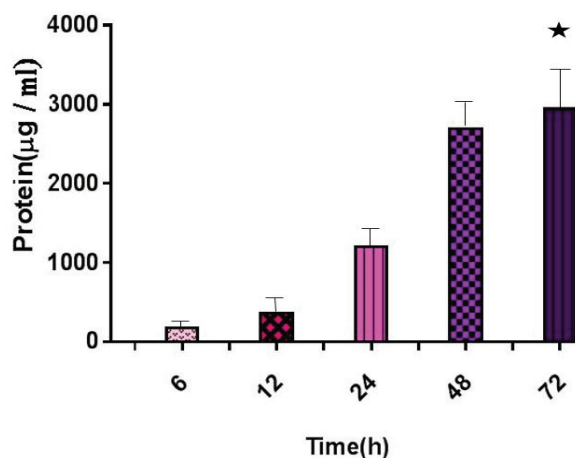
۱.۵. آنالیز آماری

تست‌های یک طرفه ANOVA و Tukey، برای تحلیل‌های آماری و بررسی اختلاف‌های بین گروه‌ها استفاده شد ($P < 0.05$). آنالیز آماری نتایج با استفاده از نرم‌افزار SPSS و Prism (GraphPad Software CO, USA) انجام شد.

نتایج:

۱. تست برادفورد

بعد از کشت انگل لیشمانیا، در زمان‌های مختلف، محیط کشت رویی انگل جمع‌آوری شده و میزان پروتئین‌های ترش‌جی-تراوشی انگل موجود در آن اندازه گرفته شد. براساس نتایج حاصل، میزان تولید این پروتئین در ۴۸ و ۷۲ ساعت بعد از کشت انگل، اختلاف معناداری با مقدار آن در زمان‌های دیگر داشت ($P < 0.01$). در حالی که بین زمان‌های ۴۸ و ۷۲ ساعت اختلاف معناداری دیده نمیشود ($P > 0.05$). بعد از چندین بار کشت انگل و جمع‌آوری سوپرناتانت و جداسازی پروتئین‌ها، در انتها 24mg پروتئین به دست آمد که در مراحل مختلف مورد استفاده قرار گرفت.



شکل ۱. نمودار مقدار پروتئین موجود در سوپرناتانت کشت انگل لیشمانیا ماژور در زمان‌های مختلف

علامت ستاره اختلاف معنادار با زمان‌های مختلف را نشان می‌دهد ($P < 0.01$)

۲. SDS-PAGE.

آنتی ژن‌های ترش‌جی- تراوشی انگل لیشمانیا ماژور مخلوطی از آنتی ژن‌ها با وزن مولکولی ۱۱۰-۳۵ کیلودالتون بوده که اکثر پروتئینها وزنی در محدوده ۱۱۰-۷۵ کیلودالتون را دارند. نمونه الگوی استفاده شده، وزنی در محدوده ۲۴۵-۲۵ کیلودالتون دارد که در عکس موجود، باندهای جدا شده به خوبی وزن مولکولی آنتی ژن‌های ترش‌جی-تراوشی انگل را در محدوده نام برده نشان می‌دهد.

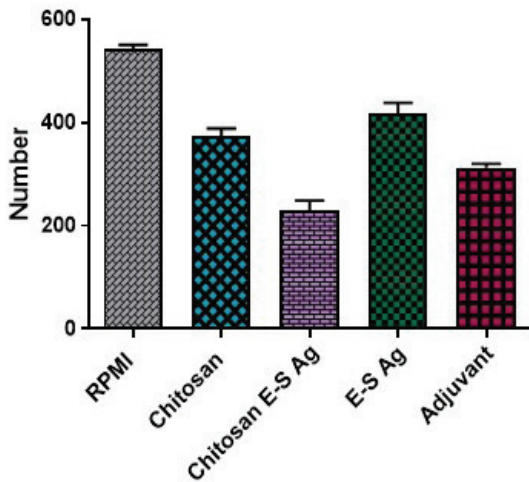
۳. آنالیز FTIR مربوط به کیتوزان

پیک مربوط به کیتوزان از محدوده ۶۰۰-۶۰۰۰ است. در شکل A پیک‌های محدوده ۳۴۰۰-۳۲۰۰ ترکیبی از پیکهای مربوط به گروه‌های کششی OH و پیوندهای درون مولکولی هیدروژنی هستند. پیک ۱۶۵۴ مربوط به گروه

است (P<0/01).

۸. شمارش انگل های آزاد شده از ماکروفاژ

همان طور که در نمودار زیر مشخص است، تعداد پروماستیگوت های لیشمانیا ماژور در گروه کنترل از همه بیشتر بوده و دارای اختلاف معناداری با تمام گروه ها هستند. تعداد انگل های آزاد شده در گروه کیتوزان - پروتئین کمتر است. تعداد انگل های آزاد شده در گروه پروتئین ترشحي - تراوشي انگل لیشمانیا ماژور نیز از بقیه گروه ها بیشتر است.



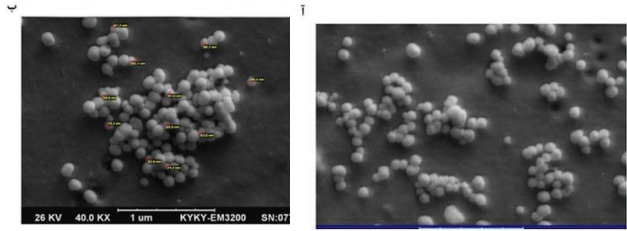
شکل ۷. میزان انگل شمارش شده در هر گروه.

بحث:

این مطالعه برای بررسی اثر نانوذره کیتوزان در تقویت فعالیت ماکروفاژها در از بین بردن انگل لیشمانیا انجام شد. ماکروفاژها سلول های اصلی عمل کننده علیه انگل لیشمانیا بوده و تقویت فعالیت آن ها می تواند به از بین بردن انگل و بهبود بیماری منجر شود. انگل لیشمانیا ماژور دارای مکانیسم های متفاوتی برای فرار از سیستم ایمنی است، علاوه بر آن پاسخ های ایمنی ضد آنتی ژن های انگل لیشمانیا برای ایجاد حفاظت علیه انگل کافی نیست. به همین دلیل برای ایمنی زایی بهتر، این آنتی ژن ها باید همراه با سیستم های تقویتی (سیستم های همراه) و ادجوانت ها در معرض سلول های ایمنی بدن قرار گیرند. در واقع نانو و میکرو ذرات به عنوان عوامل محرک سیستم ایمنی نقش مهمی دارند [۱۹]. پروتئین های ترشحي-تراوشي انگل لیشمانیا ماژور در تمام مراحل چرخه زندگی آزاد شده و یک نقش حفاظتی و تعدیل کنندگی ایمنی را دارا هستند. این پروتئین ها مانع از تخریب انگل توسط سیستم ایمنی می شوند. پروماستیگوت های گونه های مختلف لیشمانیا، انواع متنوعی از پروتئین ها را در مراحل مختلف رشد خود درون بدن پشه خاکی یا ماکروفاژهای انسانی و همچنین در محیط تولید و آزاد می کنند. در مطالعه ای که در سال ۲۰۰۷ از سوی دکتر مهرانی و همکاران روی این آنتی ژن ها انجام شد، مشخص شد این ها مخلوطی از پروتئین ها با وزن مولکولی ۱۱۰-۳۵ کیلو دالتون بوده و می توانند به عنوان کاندیدایی برای تولید واکسن علیه لیشمانیا معرفی شوند [۲۰].

همچنین در مطالعه ای که در سال ۲۰۱۲ از سوی کمار و همکارانش انجام شد، ثابت شد که این پروتئین ها توانایی تولید NO درون ماکروفاژ را دارند [۲۱]. پروتئین های ترشحي-تراوشي در همه گونه های انگل لیشمانیا وجود دارند که از نظر فعالیت با یکدیگر متفاوتند. برای مثال، اکثر این پروتئین ها در گونه های دیگر به جز لیشمانیا ماژور خاصیت اسید فسفاتازی دارند. در گونه های نامتود نیز نوعی پروتئین ترشحي-تراوشي دیده شده است که خاصیت استیل کولین استرازی دارند. بر همین اساس در این مطالعه تصمیم گرفته شد که از این

همان طور که در شکل های زیر مشخص است، اندازه و مورفولوژی نانوذرات کیتوزان قبل و بعد از اتصال به آنتی ژن های ترشحي - تراوشي، تغییری نکرده است.



شکل ۴. تصویر SEM (A) نانوذره کیتوزان، (ب) نانوذره کیتوزان همراه شده با آنتی ژن های ترشحي-تراوشي

۵. محاسبه درصد اتصال نانوپارتیکل کیتوزان به آنتی ژن ترشحي - تراوشي

بعد از ساختن نانوذره با غلظت های مختلف، برای تعیین بهترین غلظت در همراهی با پروتئین مورد نظر، میزان OD این غلظت ها قبل و بعد از سانتریفیوژ ترکیب نانوذره و پروتئین، با دستگاه اسپکتروفوتومتر اندازه گیری شد که مقادیر زیر به دست آمد. بعد از قرار دادن اعداد به دست آمده در فرمول زیر، بیشترین درصد همراهی پروتئین با نانوذره درصد ۷۶ بود که مربوط به غلظت ۲۵۰ µg/ml پروتئین بوده است.

A= 0/483

B= 0/112

%Loading= (A-B/A) × 100= %76

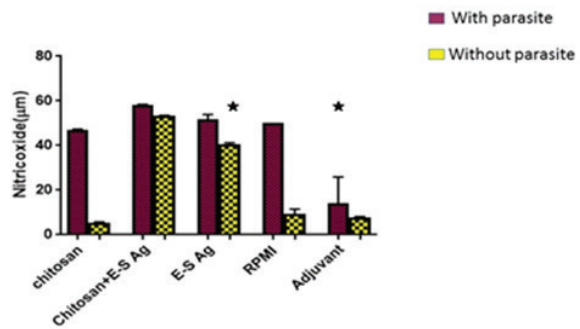
۶. MTT

این تست برای بررسی اثر سمیت نانوذره کیتوزان روی سلول های ماکروفاژ انجام شد. ماکروفاژهای موجود در چاهک با غلظت های مختلفی از نانوذرات و آنتی ژن ترشحي - تراوشي انگل لیشمانیا مجاور شدند. (غلظت های ۰/۰۱، ۰/۱، ۱، ۱۰۰ µg/ml). فعالیت سلول ها در مدت زمان ۴۸ ساعت بعد از مجاور شدن اندازه گیری شد. این تست نشان داد که در این غلظت های استفاده شده، بیشتر از ۹۵ درصد سلول ها زنده هستند.

اختلاف معناداری بین این غلظت ها دیده نمی شود (p>0.05).

۷. بررسی میزان تولید NO در ماکروفاژهای جدا شده از موش های حساس شده

میزان نیتریک اکساید تولید شده در ماکروفاژهای تیمار شده و بدون تیمار با تست گریس اندازه گیری شده است. نتایج به دست آمده از این اندازه گیری ها، در جدول زیر قابل مشاهده است.



شکل ۵. میزان تولید NO در گروه های مختلف در حضور انگل و عدم حضور آن. علامت ستاره به معنای وجود اختلاف معنادار گروه مورد نظر با گروه های مشابه

در حد القای آپوپتوز نبوده است. بر این اساس، نتایج ما نشان می‌دهد که نانوذره استفاده شده نه تنها سمی نبوده بلکه فعالیت اکسیداسیون-احیای سلول را در حد تحریک با LPS حفظ کرده است [۲۹].

با توجه به نتایج به دست آمده از تست سنجش نیتریک اکساید، کیتوزان به تنهایی تولید NO را در غیاب انگل نسبت به گروه ماکروفاژ تیمار نشده افزایش نمی‌دهد، ولی در حالت همراهی با آنتی‌ژن باعث افزایش تولید NO میشود و در حضور انگل نیز نقش تقویتی در تولید NO دارد.

آنتی‌ژن‌های ترش‌حی - تراوشی انگل لیشمانیا ماژور نیز میتوانند سبب القای تولید NO شوند که در مطالعه‌های قبلی این مورد ثابت شده است.

براساس نتایج به دست آمده از این مطالعه، در تست شمارش انگل از ماکروفاژهای تخریبی، بیشترین تعداد انگل مربوط به گروه ماکروفاژ تیمار نشده است. در واقع ماکروفاژ به تنهایی توانسته به خوبی رشد و تکثیر انگل را مهار کرده و انگل با تخریب ماکروفاژ از آن خارج شده است. این کار باعث آلوده شدن ماکروفاژهای بیشتر و از بین رفتن آن‌ها میشود. در گروه‌های تیمار شده با کیتوزان تعداد انگل کمتری نسبت به گروه ماکروفاژ تیمار نشده شمارش شد. در واقع کیتوزان ایمنی سلولی علیه انگل را راه اندازی کرده که به افزایش فعالیت سیستم ماکروفاژی حیوان علیه انگل منجر شده است. کیتوزان نوعی ادجوانت محسوب شده که قابلیت تحریک سیستم ایمنی مخاطی و سیستمیک را دارد. علاوه بر این، کیتوزان میتواند باعث القای دست‌های از سایتوکاینها و کموکاینها از جمله IFN- γ و IL-2 شود [۳۰].

برتری این مطالعه نسبت به موارد مشابه، استفاده همزمان آن از پروتئین‌های ترش‌حی-تراوشی و نانوذره کیتوزان است که در مطالعات دیگر به چشم نمی‌خورد. این مطالعه به صورت Ex vivo انجام شده است که پیشنهاد می‌شود برای بررسی بهتر اثر آن در بهبود عملکرد ماکروفاژها و در نهایت بهبود زخم‌های حاصل از انگل، به صورت In vivo انجام گیرد. همچنین میتوان میزان تولید فاکتورهای دیگر مانند سایتوکاین‌ها را نیز در در پژوهش‌های بعدی، بررسی نمود.

نتیجه‌گیری:

براساس نتایج به دست آمده از این مطالعه، دیده شد در حالی که نانوذرات با پروتئین ترش‌حی - تراوشی انگل لیشمانیا ماژور همراه هستند، عملکرد بهتری نسبت به گروه کنترل از نظر اثر بر ماکروفاژ دارند. میزان تولید NO در گروه‌های تیمار شده با نانوذره همراه با پروتئین، در نبود انگل بیشتر از گروه ماکروفاژ تیمار نشده است. همچنین گروه نانوذره همراه شده با پروتئین در مهار رشد انگل و جلوگیری از تکثیر آن، بهتر عمل کرده و رشد انگل را بیشتر کاهش می‌دهند. در واقع کیتوزان به دلیل توانایی در فعال کردن سیستم ایمنی و حمل آنتیژن مورد نظر و آزادسازی آسان آنتی‌ژن درون سلول، امروزه مورد توجه قرار گرفته است. پروتئین‌های ترش‌حی-تراوشی نیز به عنوان عاملی مهم در بیماری‌زایی به خصوص در تهاجم انگل به درون سلول و فرار از سیستم ایمنی، شناخته شده‌اند. از این‌رو الحاق آن به نانوذراتی مانند کیتوزان سبب در دسترس قرار گرفتن آن‌ها از سوی سلول‌های ایمنی شده و به بهبود بیماری کمک می‌کند.

منابع:

1. Klaus SN, Frankenburg S, Ingber A. Epidemiology of cutaneous leishmaniasis. Clinics in dermatology. 1999;17(3):257-60.
2. Smith DM, Simon JK, Baker JR. Applications of nanotechnology for immunology. Nat Rev Immunol 2013; 13(8): 592-605.
3. Azadi A, Hamidi M, Rouini M-R. Methotrexate-loaded chitosan nanogels as 'Trojan Horses' for drugdelivery to brain. Preparation and

آنتی ژن‌ها همراه با نانوذرات به عنوان سیستم‌های تقویت کننده برای مقابله با انگل استفاده شود.

کیتوزان دارای خواصی است که آن را برای استفاده در انتقال دارو ممتاز کرده‌است. این ماده از نظر سم‌شناسی ایمن و زیست سازگار است و تجویز آن در انسان هیچ گونه خطری در بر نخواهد داشت [۲۲]. نانوذرات کیتوزان اندازه‌های معادل ۲۰۰-۲۰ نانومتر دارد که حتی می‌تواند ذراتی بزرگ‌تر یا کوچک‌تر را نیز ایجاد کند. این اندازه بستگی به غلظت کیتوزان و TPP به کار رفته در تشکیل نانوذره دارد.

در سال ۲۰۰۴، بیواس بنیتا از نانوذره کیتوزان همراه با DNA آنتی‌ژن‌های مایکوباکتریوم توبرکلوزیس برای تقویت پاسخ‌های ایمنی استفاده کرد [۲۳].

در سال ۲۰۰۹ نانوذره کیتوزان به همراه پروتئین ESAT-6 در مایکوباکتریوم توبرکلوزیس برای بررسی پاسخ‌های ایمنی ناشی از تزریق آن از سوی دکتر تیبانیان استفاده شد. در این مطالعه ثابت شد که نانوذرات همراه با پروتئین از نظر تقویت سیستم ایمنی و پیشبرد پاسخ‌ها به سمت TH1 بهتر عمل کرده‌اند [۲۴].

در سال ۲۰۱۱ دکتر دانش بحرینی و همکارانش از نانوذره کیتوزان به همراه آنزیم سوپراکسید دسیموتاز انگل لیشمانیا ماژور برای بررسی خاصیت ایمونونویسیته آن استفاده کردند. در این مطالعه مشخص شد که کیتوزان میتواند قدرت ایمنی‌زایی آنزیم سوپراکسید دسیموتاز را به وسیله افزایش در اندازه آن و تحریک بهتر سیستم ایمنی به دلیل خاصیت ادجوانسیته‌های که دارد، افزایش دهد [۲۵]. در سال ۲۰۱۳، مطالعه‌های روی ساخت نانوذره کیتوزان با روش تشکیل ژل و با کمک TPP انجام شد. در این مطالعه، غلظت‌های مختلفی از کیتوزان و TPP، برای تشکیل کارآمدترین نانوذره از نظر انتقال دارو، بررسی شد [۲۶]. در سال ۲۰۱۵، از نانوذرات کیتوزان برای سیستم انتقالی برای ارسال مهارکننده کپسید در درمان HBV استفاده شد [۲۷]. در سال ۲۰۱۷، نانوذره کیتوزان کوئزوگه شده با پلی اتیلن گلیکول، به عنوان سیستم انتقالی در درمان سرطان استفاده شد [۲۸]. بر همین اساس در این مطالعه تصمیم گرفته شد که از این آنتی‌ژن‌ها همراه با نانوذرات به عنوان سیستم‌های تقویت کننده برای مقابله با انگل استفاده شود.

در مطالعه انجام شده، در پنج گروه پنج تایی، موش‌های BALB/c در روزهای ۰، ۱۰، ۲۱ با غلظت‌های مختلفی از نانوذره و نانوذره همراه با آنتی ژن حساس شدند. بعد از جداسازی ماکروفاژهای صفاقی در روز ۲۸، مجاورت با انگل انجام و پس از آن میزان تولید نیتریک اکساید در ماکروفاژها، میزان مهار رشد انگل در ماکروفاژهای تیمار شده آلوده نسبت به گروه ماکروفاژ تیمار نشده، اندازه‌گیری شد. در تست MTT غلظت‌های ۰/۱، ۰/۱، ۱، ۱۰ و ۱۰۰ میکروگرم از نانوذره آزمایش شد. براساس این تست ثابت شد که نانوذره کیتوزان تا غلظت ۱۰۰ میکروگرم که بیشترین غلظت استفاده شده در تزریق به موش است، خاصیت کشندگی بر سلول‌های ماکروفاژی ندارند. در این بررسی از LPS به عنوان محرک سلول که سبب افزایش متابولیسم سلول‌ها میشود، استفاده شده است. گرچه بررسی‌ها نشان می‌دهند که LPS در مقادیر بالا از راه افزایش TNF- α سبب آپوپتوز در ماکروفاژها می‌شود اما در این پژوهش مقادیر LPS استفاده شده

in vitro/in vivo characterization, International Journal of Biological Macromolecules pp.2013; 523-530.

4. Rampinoa A, Borgogna M, Blasi b P, and Bellicha B. Chitosan nanoparticles: Preparation, size evolution and stability, International Journal of Pharmaceutics 2013.

5. Bulmera C, Margaritisa A, and Xenocostas A. Production and characterization of novel chitosan nanoparticles for controlled release of rHu-Erythropoietin, Biochemical Journal, pp. 2012;61-69.

6. Patel J.K, and Jivani N.P. Chitosan based nanoparticles in Drug Delivery, International journal of pharmaceutical sciences and Nanotechnology, pp.2009; 517-522.
7. Zhao L, Shi L, Zhang Zh. Preparation and application of chitosan nanoparticles and nanofibers, Brazilian Journal of Chemical Engineering, pp. 2011;353-362.
8. Chenik M, Lakkhal S, Benkhalef N, Louzir H. Approaches for the identification of potential excreted/secreted proteins of Leishmania major parasites. Parasitology journal. 2006;132:493-509.
9. Lippert DN, Dwyer DM, Li F, Olafson RW. Phosphoglycosylation of a secreted acid phosphatase from Leishmania donovani. Glycobiology. 1999; 9: 627-36.
10. Han C, Yu J, Zhang Z, et all. Immunomodulatory effects of Trichinella spiralis excretory-secretory antigens on macrophages. Experimental Parasitology. 2018.
11. Selkirk ME, Lazari O, Matthews JB. Functional genomics of nematode acetylcholine esterases. Parasitology 131. 2005; Suppl: S3-S18.
12. Agnihotri SA, Mallikarjuna NN, Aminabhavi TM. Recent advances on chitosan-based micro and nanoparticles in drug delivery. J Control Release 2004;100:5-28.
13. Kamat V, Bodas D, Paknikar K. Chitosan nanoparticles synthesis caught in action using microdroplet reactions. Sci. Rep.2016.
14. Yongmei Xu, Yumin Du. Effect of molecular structure of chitosan on protein delivery properties of chitosan nanoparticles. International journal of pharmaceutics. 2003;250: 215-226.
۱۵. اصغری م، ابراهیمی سامانی س، سراج ز. بهینه سازی سنتز نانوذرات (۴):۲۱-۲۹؛ کیتوزان. زیست فناوری دانشگاه تربیت مدرس. ۱۳۹۲
16. تهمتن ع، براتی م، حسینی شکوه ج، چاراستاد ج. مروری بر انواع ادجوانت های محرک و تقویت کننده سیستم ایمنی و عملکردشان. (۱۱۳); مجله علوم پیراپزشکی و بهداشت نظامی. ۱۳۹۵
17. Sadeghi S, Seyed N, Etemadzadeh MH, Abediankenari S, Rafati S, Taheri T In Vitro Infectivity Assessment by Drug Susceptibility Comparison of Recombinant Leishmania major Expressing Enhanced Green Fluorescent Protein or EGFP-Luciferase Fused Genes with Wild-Type Parasite. Korean J Parasitol. 2015 : 53(4): 385-394.
18. Khan MA, Maruno M, Khaskhely NM, Ramzi ST, Hosokawa A, Uezato H, Landires EA, Hashiguchi Y, Nonaka S. Inhibition of intracellular proliferation of Leishmania parasites in vitro and suppression of skin lesion development in BALB/c mice by a novel lipid A analog (ONO-4007). Am J Trop Med Hyg. 2002 Aug;67(2):184-90.
19. Hariharan M, Varghese N, Cherian B, Sreenivasan PV, Paul J, Antony A. Synthesis and characterisation of Ca-Co3 (Calcite) Nano Particles from Cockle Shells using Chitosan as Precursor. Int J Sci Res Publ 2014;4(10):1-5.
20. Mehrani H, Mahmoodzadeh A. Immunological Effects of Leishmania major Secretory and Excretory products on cutaneous Leishmaniasis in BALB/C Mice. Mol Biochem Parasitology 2007; 9-19.
21. Jalaj K. Gour. Identification of TH1-responsive leishmanial excretory – secretory antigens. 2012: 355-361.
22. He P, Davis SS, Illum L. In-vitro evaluation of the muco-adhesive properties of chitosan microspheres. Int J Pharm 1998; 166: 75-88.
23. Bivas-Benita M, van Meijgaarden KE, Franken KL. Pulmonary delivery of chitosan-DNA nanoparticles enhances the immunogenicity of a DNA vaccine encoding HLA-A*0201-restricted T-cell epitopes of Mycobacterium tuberculosis. Vaccine 2004; 22(13-14): 1609 1615.
- ۶ مایکوباکتریوم HSP70-ESAT۲۴. بیان بیان م. تولید فیوژن پروتئین توبرکلوزیس و ارزیابی پاسخ های ایمنی متعاقب تجویز آن از طریق بینی. دکتر، تهران، دانشگاه تربیت مدرس، ۱۳۸۸
25. Danesh-bahreini MA, SHokri J, Samiei A, Kamali-Sarvestani E, Barzegar-jalali M, Mohammadi-samani S. Nanovaccine for leishmaniasis: preparation of chitosan nanoparticles containing leishmanial superoxide dismutase and evaluation of its immunogenicity in BALB/C mice. International journal of nanomedicine 2011;6 835-842.
26. Rampino A, Borgogna M, Blasi P, et al. Chitosan nanoparticles: Preparation, size evolution and stability. International Journal of Pharmaceutics. 2013 ;455 :219-228.
27. Xue M, Hu S, Lu Y, et al. Development of chitosan nanoparticles as drug delivery system for a prototype capsid inhibitor. International Journal of Pharmaceutics. 2015;495:771-782.
28. Sharma A, Kumar U, Madan J, et al. Soluble telmisartan bearing poly (ethylene glycol) conjugated chitosan nanoparticles augmented drug delivery, cytotoxicity, apoptosis and cellular uptake in human cervical cancer cells. Materials Science and Engineering. 2017;72:69-76.
29. Xaus J, Comalada M, Lloberas J, et all. LPS induces apoptosis in macrophages mostly through the autocrine production of TNF- α . Blood .2000; 95:3823-3831.
30. Boonyo W, Junginger HE, Waranuch N, Polnok A, Pitaksuteepong T. Chitosan and trimethyl chitosan chloride (TMC) as adjuvants for inducing immune responses to ovalbumin in mice following nasal administration. J Control Release. 2007; 121(3):168-175.