

## ارزیابی فعالیت‌های بیولوژیک و ایمنولوژیک لیپولی ساکارید بروسلا آبورتوس

ایرج پاکزاد<sup>۱\*</sup>، عباس رضایی<sup>۲</sup>، محمد جواد رسایی<sup>۳</sup>، احمد زواران حسینی<sup>۴</sup>، انوشیروان کاظم نژاد<sup>۵</sup>، بهمن تبرایی<sup>۶</sup>، سعید ریوندی<sup>۷</sup>

- (۱) گروه میکروبی شناسی، دانشکده پیرا پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ایلام  
 (۲) گروه میکروبی شناسی، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس  
 (۳) گروه بیوتکنولوژی، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس  
 (۴) گروه ایمنی شناسی، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس  
 (۵) گروه آمار حیاتی، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس  
 (۶) بخش واکسن‌های باکتریال، انستیتو پاستور ایران  
 (۷) شرکت پژوهش و پلايش فون - سازمان انتقال خون (ایران)

تاریخ پذیرش: ۸۶/۳/۱۸

تاریخ دریافت: ۸۶/۱۱/۲۹

## چکیده

مقدمه: لیپولی ساکارید (LPS) بروسلا آبورتوس در تشخیص بیماری تب مالت (بروسلوزیس) و بعنوان یکی از اجزای واکسن زیر واحدی بر علیه این بیماری حائز اهمیت است. بررسی فعالیت بیولوژیک لیپولی ساکارید بروسلا آبورتوس و میزان حفاظت بخشی آن هدف این تحقیق است.

مواد و روش ها: LPS بروسلا آبورتوس با روش آن - بوتانل استخراج و با روش اولترا سانتریفوژ خالص گردید. لیپولی ساکارید بروسلا با تیمار قلیائی سم زدایی شد. میزان سمیت LPS بروسلا در قیاس با شکل سم زدایی شده آن به روش (LAL) (Limulus Amoebocyte Lysate) و تب زایی در خرگوش بررسی شد. ارزیابی ایمنولوژیک آن در مدل حیوانی با تعیین تیتراژ آنتی بادی و میزان حفاظت بخشی آن صورت گرفت.

یافته های پژوهش: نتایج نشان داد که مقدار آلودگی پروتئینی و اسیدهای نوکلئیک به ترتیب کمتر از ۲٪ و ۱٪ بود. آزمایش تب زایی با ۱۰ μg/ml لیپولی ساکارید بروسلا آبورتوس و ۵ μg/ml لیپولی ساکارید E.coli مثبت و در مقادیر ۱۰ μg/ml و ۵۰ از لیپولی ساکارید سم زدایی شده (D-LPS) منفی بود. آزمایش LAL با ۱۰ ng/ml از D-LPS منفی و با ۰.۴ ng/ml لیپولی ساکارید بروسلا آبورتوس مثبت شد. تیتراژ آنتی بادی گروه دریافت کننده LPS نسبت D-LPS بالاتر بود، و اختلاف معنی داری از نظر حفاظت بخشی بین گروه های دریافت کننده LPS و D-LPS با گروه کنترل منفی وجود داشت (p<0.05) همچنین اختلاف معنی داری از نظر حفاظت بخشی بین گروه دریافت کننده LPS و D-LPS وجود نداشت (p<0.05).

نتیجه گیری نهایی: نتایج نشان داد که سمیت D-LPS بروسلا آبورتوس بشدت کاهش یافته می توان چندین برابر لیپولی ساکارید بروسلا آبورتوس از آن، جهت تحریک سیستم ایمنی بکار برد و توانایی لیپولی ساکارید بروسلا آبورتوس نسبت به لیپولی ساکارید E.coli در ایجاد شوک سپتیک بسیار ضعیف تر است و می توان بطور مستقیم از آن بعنوان ایمونژن استفاده کرد. همچنین حفاظت بخشی LPS و D-LPS احتمالاً ناشی از نقش مهم ایمنی همورال در عفونت ثانویه بروسلا می باشد.

واژه های کلیدی: لیپولی ساکارید، بروسلا آبورتوس، سم زدایی، LAL، آزمایش تب زایی در خرگوش

\* نویسنده مسئول: گروه میکروبی شناسی، دانشکده پیرا پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ایلام

## مقدمه

بروسلاها باکتری های گرم منفی کوچک، داخل سلولی اختیاری، شدیداً هوازی و سخت رشدی هستند که در گاو، گوسفند، بز و انسان ایجاد بروسلوزیس (بیماری مشترک بین انسان و دام) می کنند (۲،۱).

لیپوپلی ساکارید (LPS)، ترکیب عمده دیواره سلولی همه باکتریهای گرم منفی می باشد و از سه قسمت لیپید A، قسمت مرکزی و زنجیره O تشکیل شده است (۳). ترکیب لیپید A آن با خانواده انتروباکتریاسه متفاوت می باشد، زنجیره O یک هموپلی مر خطی از ۹۶ تا ۱۰۰ زیر واحد است و بخش مرکزی لیپوپلی ساکارید کاملاً شناخته شده نیست (۴).

لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس برخلاف لیپوپلی ساکارید E.coli قادر به تحریک سلولهای B انسانی می باشد که ممکن است ناشی از تفاوت در ماهیت شیمیایی لیپید A آن باشد (۵، ۶). تزریق کونزوگه زنجیره O-آلبومین سرم گاوی (OPS-BSA) به موش Balb/C موجب القاء تولید آنتی بادی و محافظت در برابر چالش با سویه بیماری زایی بروسلا آبورتوس می شود (۷). آنتی بادیهای اختصاصی لیپوپلی ساکارید، موش Balb/C در برابر چالش با سویه بیماری زایی بروسلا آبورتوس ۵۴۴ حفاظت بخش بوده است (۸). بدلیل اینکه تزریق لیپوپلی ساکارید باکتریهای گرم منفی در بدن پستانداران ایجاد شوک سپتیک می کند، جهت تحریک سیستم ایمنی آنها باید سم زدایی نمود. سم زدایی از لیپوپلی ساکارید با روش های تیمار اسیدی و قلیایی و اخیراً با آلکالین فسفاتاز صورت می گیرد (۵).

لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس مهمترین ساختار محرک سیستم ایمنی همورال می باشد که از آن بعنوان یکی از اجزاء یک واکسن زیر واحدی بر علیه بروسلوز نام می برند (۸). هدف این تحقیق، ارزیابی ایمونولوژیک و بررسی فعالیت بیولوژیکی لیپوپلی ساکارید و D-LPS بروسلا آبورتوس می باشد.

## مواد و روشها

### استخراج لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس

استخراج لیپوپلی ساکارید باکتری بروسلا آبورتوس S99 توسط آن-بوتانل اشباع شده با آب به روش

Morrison و Levis که اخیراً توسط Phillips و همکارانش بهینه شده انجام گرفت (۱،۵). لیپوپلی ساکارید استخراج شده با متانول سرد (۴ حجم) رسوب داده شده و دوبار با متانول سرد شستشو گردید. سپس در دور ۱۰۰۰۰۰ g با اولترا سانتیفریژ رسوب داده شده و لیوفلیزه گردید (۱،۵،۹).

### آنالیز شیمیایی

مقدار پروتئین با روش برادفورد با استفاده از BSA بعنوان استاندارد تعیین گردید. مقدار اسیدهای نوکلئیک با روش اسپکتروفوتومتری تخمین زده شد، مقدار لیپوپلی ساکارید با ماده ۱ و ۹ دی متیل متیلن بلو و با استفاده از لیپو پلی ساکارید استاندارد سالمونلا تیفی موریوم L-۶۵۱۱ در طول موج ۵۱۰ نانومتر تعیین گردید (۹). لیپوپلی ساکارید تخلیص شده با سود ۱/۱ نرمال در دمای ۱۰۰ °C بمدت ۲ ساعت انکوبه شده سپس pH مخلوط با HCl یک نرمال به ۳/۵ رسانده و به دقت فاز رویی جدا سازی گردید (۳). الکتروفورزیس لیپوپلی ساکارید در ژل ۱۴٪ SDS-PAGE حاوی اوره ۴ مولار انجام گرفت سپس با روش نیترا ت نقره رنگ آمیزی گردید (۵، ۱۰).

### مطالعات بیولوژیک: لیپوپلی ساکارید بروسلا

آبورتوس، شکل سم زدایی شده آن (D-LPS) و لیپوپلی ساکارید E.coli برای فعالیت‌های بیولوژیک آزمایش تب زایی در خرگوش و LAL ارزیابی شدند.

#### الف-آزمایش تب زایی در خرگوش:

آزمایش تب زایی با همکاری سازمان انتقال خون ایران با استفاده خرگوش نژاد نیوزیلندی (موسسه رازی: NZW) صورت گرفت. بعد از ۳۰ دقیقه ترکیبات فوق در رگ مارژینال گوش تزریق شد. هر یک ساعت به مدت ۳ ساعت دما ثبت گردید. وقتی دمای بدن یکی از خرگوش ها بیش از ۰/۶ درجه سانتیگراد افزایش یافت، یا افزایش دمای مجموع سه خرگوش هر گروه به ۱/۴ درجه سانتیگراد رسید معرف مثبت بودن آزمایش تب زایی بود (۵، ۱۱).

#### ب-آزمایش LAL:

این آزمایش با کیت Gel Clot (HAEMACHEM U.S.A) طبق دستور موسسات USP و FAD برای ترکیبات فوق انجام شد (۸).

**آزمایش تب زایی در خرگوش**

این آزمایش با مقدار  $10 \mu\text{g/mL}$  لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس ،  $5 \mu\text{g/mL}$  / لیپوپلی ساکارید E.coli مثبت و با مقادیر  $50 \mu\text{g/mL}$  ،  $10 \mu\text{g/mL}$  D-LPS بروسلا آبورتوس منفی بود .

**آزمایش LAL :** این آزمایش با کیت Gel Clot طبق دستورات USP و FAD برای اندوتکسین باکتریها انجام شد . کمترین مقدار لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس که در آن آزمایش LAL مثبت بود ،  $0.487 \text{ ng/mL}$  / تعیین گردید . باتوجه به حساسیت تشخیصی کیت Gel Clot یک میلی گرم لیپوپلی ساکارید E.coli برابر  $1200000 \text{ EU}$  و یک میلی گرم لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس برابر  $2500000 \text{ EU}$  بدست آمد . و مقادیر  $10 \text{ ng/mL}$  ،  $0.25$  ، از D-LPS بروسلا آبورتوس نتیجه آزمایش LAL آنها منفی بود . در حالی که مقادیر بسیار کمتر از لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس نتیجه آزمایش آنها مثبت بود . این نشان می دهد سمیت D-LPS تا حد زیادی کاهش یافته است .

**شمارش باکتری پس از یک ماه چالش با****سویه بیماریزای B.abortus ۵۴۴**

نتایج حاصل از شمارش باکتری از طحال این حیوانات به صورت میانگین لگاریتم در پایه ۱۰ در جدول (۱) ذکر شده است . آزمون آنالیز واریانس با فاصله اطمینان ۹۵٪ بین گروه اول (PBS) با LPS و D-LPS و گروه چهارم اختلاف معنی داری نشان می داد ( $P < 0.007$ ) اما بین گروه LPS و D-LPS اختلاف معنی داری وجود نداشت ( $P < 0.995$ ) . با توجه به نتایج بالا می توان دریافت که در گروه اول تعداد باکتری افزایش یافته و هیچ گونه محافظتی دیده نمی شود در حالی که در گروه LPS و D-LPS تعداد باکتری کاهش یافته و محافظت نسبی مشاهده می شود .

**نتایج الایزا : تیترا آنتی بادی در گروه های**

LPS و D-LPS به ترتیب  $1/6400$  و  $1/3200$  بود . همانطور که مشاهده می شود تیترا آنتی بادی گروه LPS بالاتر از D-LPS می باشد که احتمالاً ناشی از کاهش ایمنونیسسته فرم سم زدایی شده این باکتری می باشد .

**ایمنونیزاسیون:** در این تحقیق چهار گروه ۱۲

تایی موش Balb/c ماده ۸-۶ هفته ای بطور داخل صفاقی با مواد زیر در حجم  $200$  میکرولیتر تزریق شدند ، گروه اول (کنترل منفی) PBS ، گروه دوم  $30$  میکروگرم LPS گروه سوم  $30$  میکروگرم D-LPS گروه چهارم ، بروسلا آبورتوس سویه  $5 \times 10^4 \text{ CFU S19}$  (۸).

**چالش :** بعد از یک هفته از آخرین تزریق ۶

موش از هر گروه با  $5 \times 10^4 \text{ CFU}$  بروسلا آبورتوس سویه ۵۴۴ ( انستیتو پاستور ایران دکتر نجاتی - دکتر تبرایی ) مواجه شدند . چهار هفته بعد از چالش ، موشها با اثر بیهوش گردیدند ، و از طحال آنها بر روی محیط کشت بروسلا آگار در دمای  $37$  درجه سانتیگراد ،  $\text{CO}_2$  ۵ درصد بمدت سه روز کشت گردید (۸) .

**الایزا :** این آزمون در میکروپلیت های ۹۶

خانه ای (Nunc) با استفاده از آنتی ژنهای LPS و D-LPS به میزان  $10 \mu\text{g/ml}$  در PBS به روش Engvall و Perlmann انجام شد (۱۲) . از آنتی موس آنتی بادی کونژوگه به آنزیم پراکسیداز (Peroxidase -Conjugated rabbit anti-mouse Igs) و سوبسترای (BioRad) TMB استفاده و نتایج با دستگاه ELISA (Lab Systems Multi scan) Reader خوانده شد .

**روش آماری:** برای مقایسه میانگین نتایج

گروها از آزمون تحلیل واریانس (ANOVA) استفاده شد .

**نتایج**

الگوی الکتروفورزی لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس شامل یک باند سبک و چند باند سنگین می باشد باند سبک نشانگر قسمت مرکزی و لیپید A لیپوپلی ساکاریدی بروسلا آبورتوس می باشد . باند سنگین که بصورت اسمیر دیده می شود نشان دهنده لیپوپلی ساکارید دست نخورده است ( شکل - ۱ ، خانه ۱ و ۴) لیپوپلی ساکارید E.coli و سالمونلا تیفی موربوم است که حالت نزدبانی دارند سبک ترین باند احتمالاً لیپید A می باشد (شکل - ۱ ، خانه ۲ ، ۳) .

## بحث

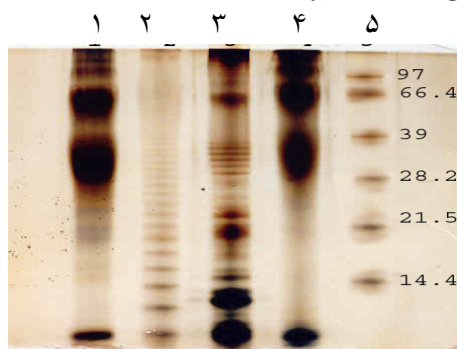
آبورتوس در ایجاد شوک سپتیک بسیار ناتوان تر از لیپوپلی ساکارید E.coli است و شکل D-LPS تقریباً فاقد قدرت تب‌زایی و سمی می‌باشد. بنابراین می‌توان جهت تحریک سیستم ایمنی و یا بعنوان حامل در واکنشها از LPS و D-LPS بروسلا آبورتوس استفاده کرد. همچنین تیتراژ آنتی‌بادی گروه LPS بالاتر از D-LPS می‌باشد که این احتمالاً ناشی از کاهش نسبی ایمونوژنیسته D-LPS است. نتایج حفاظت بخشی LPS و D-LPS بصورت شمارش باکتری در گروه‌های مختلف نشان می‌دهد که تفاوت معنی‌داری بین این دو گروه با گروه کنترل منفی وجود دارد که این نشانه نقش ایمنی همورال در عفونت‌های ثانویه بر علیه این باکتری می‌باشد.

## نتیجه‌گیری

توانایی لیپوپلی ساکارید بروسلا نسبت به لیپوپلی ساکارید E.coli در آزمایش‌های LAL و تب‌زایی در خرگوش بسیار کمتر می‌باشد و می‌توان از آن بعنوان ایمونوژن بطور مستقیم استفاده کرد. و همچنین LPS و D-LPS توانایی تحریک ایمنی همورال را دارا می‌باشند که همراهی این زیر واحد باکتری با سایر زیر واحدها در تهیه واکسن زیر واحدی با توجه به نقش ایمنی همورال در عفونت‌های ثانویه ضروری می‌باشد.

الگوی الکتروفورزی لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس و E.coli نشان داد که لیپوپلی ساکارید E.coli حالت نردبانی دارد ولی لیپوپلی ساکارید بروسلا از یک باند سبک و چند باند سنگین تشکیل شده که مطابق الگوی الکتروفورزی این لیپوپلی ساکاریدها در تحقیقات Golding و همکارانش می‌باشد (۵).

در تحقیقات Golding و همکاران مشخص شد که سمیت لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس در آزمایشات کشندگی در موش و تب‌زایی در خرگوش از لیپوپلی ساکارید E.coli بسیار کمتر است و تعداد واحد اندوتوکسین یک میلی‌گرم لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس از یک میلی‌گرم لیپوپلی ساکارید E.coli کمتر می‌باشد (۵). در آزمایش تب‌زایی در خرگوش مشاهده شد که لیپوپلی ساکارید E.coli نسبت به لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس بسیار قوی‌تر می‌باشد و آزمایش تب‌زایی D-LPS با مقدار مساوی از لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس منفی بود. این نشان‌دهنده غیر سمی شدن لیپید A با داسیله شدن (Deacylation) می‌باشد. در آزمایش LAL نیمه کمی تعداد واحد اندوتوکسین یک میلی‌گرم لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس از یک میلی‌گرم لیپوپلی ساکارید E.coli کمتر و از یک میلی‌گرم D-LPS بیشتر بود. این نتایج احتمالاً ناشی از تفاوت ماهیت لیپید A لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس با E.coli می‌باشد. این نشان‌دهنده این است که لیپوپلی ساکارید بروسلا



شکل-۱. SDS-PAGE لیپوپلی ساکاریدهای E.coli، B.Abortus و S.Typhi Murium. مقادیر ۱۰ (خانه ۱) و ۲۰ میکروگرم (خانه ۴) از لیپوپلی ساکارید بروسلا آبورتوس، ۱۰ میکروگرم از لیپوپلی ساکارید E.coli (خانه ۲) و سالمونلا تیفی موریوم (خانه ۳). اسمیر خانه ۱ و ۴ که کندتر حرکت کرده گروهی از باندها هستند که معرف لیپوپلی ساکارید دست نخورده (لیپید A، بخش مرکزی و زنجیره O) می‌باشد. سریعترین باند در تمام خانه‌ها نشان‌دهنده لیپید A به تنهایی است. خانه ۵ مارکر می‌باشد.

جدول ۱- نتایج لگاریتم شمارش باکتری در گروه‌های مختلف

Group(n=5)	Log units of B.Abortus in spleen(mean±SD)
PBS	4.968±0.23
LPS	4.271±0.2
D-LPS	4.22±0.03
B.Abortus S19	2.146±0.18

## References

- 1-Morrison C D and Leive L. Fractions of lipopolysaccharide from E.coli 0111 : B4 prepared by two extraction procedures . *J Biol Chem* . 1975 ; 250 ( 8 ) : 2911-19 .
- 2-Grillo MJ ; Manerola L; Miguel ; MJ et al . Increases of efficacy as vaccine against Brucella abortus infection in mice by simultaneous inoculation with avirulent smooth bvrS/bvrR and rough wbkA mutants . *Vaccine* . 2006 ; 4(15) : 2910-6 .
- 3-Bhattacharjee KA ; Van de verg I ; Zadjo J M et al . Protection of mice against Brucellosis by intranasal immunization with Brucella Melitensis lipopolysaccharide as a noncovalent complex with Neisseria Meningitides group B outer membrane protein . *Infect Immun* . 2002 ; 70 ( 7 ) : 3324-29 .
- 4-Ugalde E J ; Czibener C ; Feldman FM . Identification and characterization of the Brucella abortus phosphoglucomutase gene . Role of lipopolysaccharide in virulence and intracellular multiplication . *Infect Immun* . 2000 ; 68 ( 10 ) : 5716-23 .
- 5-Golding B ; Hoffman T ; Frasc C et al . Lipopolysaccharide (LPS) from Brucella abortus is less toxic than that from E.coli , suggesting the possible use of B.abortus as a carrier in vaccines . *Infect Immun* . 1992 ; 60 ( 4 ) : 1385-89 .
- 6-Spera J M ; Ugalde JE ; Mucci J et al . AB lymphocyte mitogen is a Brucella abortus virulence factor required for persistent infection *PNAS* . 2006; 103(44) : 16514-19 .
- 7-Jacques J ; Bernardin OV and Dubray G . Induction of antibody and protective responses in mice by Brucella O-polysaccharide-BSA conjugate . *Vaccine* . 1991 ; 9 : 896-900 .
- 8-Jacques I ; Cloeckert A and Limet J N . Protection conferred on mice by combination of monoclonal antibodies directed against outer-membrane proteins or smooth lipopolysaccharide of Brucella . *J Med Microbiol* . 1992 ; 37 ( 2 ) : 100-3 .
- 9-Apicella AM ; Griffiss M and Schneider H . Isolation and characterization of lipopolysaccharides , lipooligosaccharides , and lipid A . *Methods Enzymol* . 1994 ; 235 : 242-252 .
- 10-Tsai MC and Frasc ECA . Sensitive silver stain for detecting lipopolysaccharides in polyacrylamide agels . *Anal Biochem* . 1982 ; 119 : 115-119 .
- 11-Nakagawa Y ; Maeda H and Murai T . Evaluation of the in vitro pyrogen test system based on proinflammatory cytokine release from human monocytes . Comparison with a human whole blood culture test system and with the rabbit pyrogen test . *Clin Diagn Lab Immunol* . 2002 ; 9 ( 3 ) : 588-97 .
- 12-Engvall E and Perlmann P . Enzyme-Linked Immunosorbent Assay . ELISA III . Quantitation of specific antibodies by enzyme-labeled anti-immunoglobulin in antigen-coated tubes . *J Immunol* . 1972 ; 109 : 129-35 .