

کلون و بیان پروتئین غشای خارجی ۳۱ کیلودالتونی بروسلا ملی تنفسیس

در اشریشیاکلی

صاینه خدادادی^۱، اشرف محبتی مبارز^{*}^۲، ناصر هرزندی^۱، بهمن تبرایی^۳، نیما خرم‌آبادی^۱، امیر بختیاری^۱، هانیه آقاباپا^۲

^۱ گروه میکروبشناسی، دانشکده علوم، دانشگاه آزاد اسلامی واحد کرج، البرز، ایران
^۲ گروه باکتریشناسی، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران
^۳ بخش تولید واکسن‌های باکتریایی، انتیتو پاستور ایران، البرز، ایران
 آدرس پست الکترونیک: mmmobarez@modares.ac.ir فاکس: ۰۲۱۸۲۸۸۴۵۵۵ تلفن: ۰۲۱۸۲۸۸۳۸۶۲ *نویسنده مسئول.

چکیده

زمینه و هدف: شناسایی آنتیژن‌هایی از بروسلا که بتوانند پاسخ ایمنی پروتکتیو تولید کند بسیار مورد علاقه محققین می‌باشد. لذا با استنی آنتیژن‌های مختلف بروسلا برای دستیابی به این اهداف مورد ارزیابی قرار بگیرد. در این مطالعه ما ژن ۳۱ کیلودالتونی بروسلا ملی تنفسیس M16 را در اشریشیا کلی کلون و بیان نمودیم.

روش کار: ژن کدکننده پروتئین غشای خارجی ۳۱ کیلودالتونی بروسلا ملیتنفسیس با پرایمرهای اختصاصی تکثیر و در حامل پلasmidی pET1/2 و متعاقبا در (+) pET28a کلون شد و در هر دو پلasmid تعیین توالی شد. القای تولید پروتئین نوترکیب با IPTG صورت گرفت. پروتئین نوترکیب با رزین نیکل جداسازی شد و خاصیت آنتی ژنیک آن با وسترن بلات و آنتی بادی پلی کلونال خرگوش تایید شد.

یافته ها: پروتئین غشای خارجی ۳۱ کیلودالتونی بروسلا ملیتنفسیس حاوی ۲۴۱ اسید آمینه است که با موفقیت کلون و با تعیین توالی تأیید شد. این آنتی ژن در میزبان اشریشیاکلی بیان و تخلیص شد. نتایج وسترن بلات و تعیین توالی نشان‌دهنده صحت تولید پروتئین نوترکیب و حفظ ساختار اپی توپی آن می‌باشد.

نتیجه گیری: نتایج این مطالعه نشان داد که اشریشیاکلی میزبان بیانی خوبی جهت تولید پروتئین غشای خارجی ۳۱ کیلودالتونی بروسلا ملیتنفسیس محسوب می‌شود.

کلمات کلیدی: بروسلا ملیتنفسیس؛ کلونینگ؛ پروتئین غشای خارجی ۳۱ کیلو دالتونی

دریافت: ۹۰/۴/۱۲ پذیرش: ۹۰/۹/۲۵

مقدمه

بروسلوز به عنوان یک بیماری مشترک میان انسان و سرولوژیک در روش‌های تشخیصی شده و موجب بیماری انسان نیز می‌شوند [۱]. لذا نیاز است که استراتژی طراحی واکسن‌ها جهت بروسلوز مورد بازنگری قرار گیرد. یکی از این استراتژی‌ها، استفاده از واکسن‌های زیر واحدی است. ایمنی موثر نسبت به بروسلوز ایمنی سلولی است [۲].

بردن دام‌های آلووده و نیز پاستوریزاسیون محصولات لبنی حاصل می‌شود. هر چند برای دام‌ها واکسن‌های پیشگیری از این بیماری با واکسیناسیون دام‌ها، از بین تجاری که سویه‌های تخفیف حدت یافته‌اند، استفاده

لطفاً به این مقاله به شکل زیر ارجاع دهید:

Khodadadi S, Mohabati Mobarez A, Harzandi N, Tabaraei B, Khoramabadi N, Bakhtiyari A, Aghababa H. Cloning and Expression of 31kDa outer membrane protein of *Brucella melitensis* in *E.coli*. J Ardabil Univ Med Sci. 2012; 12(1): 33-39. (Full Text in Persian) www.SID.ir

روش کار

Omp31 تکثیرزن

ژنوم سویه استاندارد بروسلای ملیتیسیس تحت گونه M16 با استفاده از کیت استخراج ژنوم بایونیر (ساخت کره) تخلیص و به منظور کپی برداری از ژن Omp31 (NC-004311) با به کارگیری یک جفت پرایمر (ساخت شرکت بایونیر؛ کره) زیر مورد استفاده قرار گرفت:

Sbmo31F

پرایمر پیشرو

3'AATGAGCTCATGAAATCCGTAATTTG
GCGTCCATC 5'

Sbmo31R

پرایمر پیرو

3'ACAAAGCTTTAGAACCTGTAGTCAG
ACCGACGCG 5'

پرایمر پیشرو دارای جایگاه برای آنزیم SacI و پرایمر پیرو دارای جایگاه برای آنزیم HindIII می‌باشد (علامت گذاری شده‌اند). طراحی پرایمربا بر اساس توالی ژن کدکننده پروتئین غشای خارجی ۳۱ کیلو دالتونی صورت گرفته است (تکاپو زیست). به کمک آنزیم Prim STAR[®] HS DNA polymerase (تاکارا - ژاپن) که خاصیت تصحیح اشتباه بالایی دارد، از روی ژن اصلی کپی برداری شد. مواد مورد نیاز جهت ازدیاد ژن عبارت بودند از الکوDNA ژنومیک، پرایمر پیشرو و پیرو، dNTP، بافر، کلرید منیزیم، آب مقطر استریل و آنزیم PCR. انجام PrimSTAR[®] با مرحله دناتوراسیون اولیه به مدت ۵ دقیقه در ۹۸ درجه سانتی‌گراد (Hot start) آغاز گردیده و با انجام ۳۵ سیکل متواتی (۶۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۵ ثانیه، ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۵ ثانیه و درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۰ دقیقه) به اتمام رسید.

تل آکاروز ۱٪ حاوی اتیدیوم بروماید در الکتروفورز برای مشاهده محصول تکثیر شده کپی برداری مورد استفاده قرار گرفت.

بر خلاف بروسلوز حیوانی، واکسن‌های تأیید شده‌ای برای پیشگیری از بروسلوز انسانی هنوز در دسترس نیست. لذا چاره جویی برای یافتن راه حل‌های دیگری جهت واکسیناسیون انسان و دام با استفاده از انواع آنتی‌ژن‌های پروتئینی و غیر پروتئینی بروسلالها و یا ترکیبی از آن‌ها لازم به نظر می‌رسد. به منظور ساخت این واکسن‌ها پی بردن به خواص آنتی‌ژنیک و شیمیابی انواع آنتی‌ژن‌های بیان شده در این باکتری الزاماً است.

پروتئین‌های غشای خارجی بروسلای در ایجاد پاسخ ایمنی سلولی در این باکتری نقش کلیدی دارند [۳]. به همین خاطر تعدادی از این پروتئین‌های غشای خارجی کلون و بیان شده‌اند. پروتئین‌های بروسلای ۳۱kDa، ۲۸kDa، ۲۰ kDa، ۲۲ kDa، ۲۵kDa، ۱۶.۵ kDa، ۱۷ kDa و ۳۶ kDa پروتئین ۲۵ kDa بروسلای اووویس [۴].

در این مطالعه پروتئین غشای خارجی ۳۱ کیلو دالتونی (Omp31) بروسلای ملیتیسیس به صورت نوترکیب تولید شده است.

پروتئین Omp31 اولین بار در بروسلای ملیتیسیس گزارش شده و یک پورین است و در تمام گونه‌های بروسلای بجز بروسلای آبورتوس وجود دارد و منجر به سوئیچ پاسخ ایمنی میزبان به سمت ایمنی سلولی می‌شود [۴].

Omp31 یک پروتئین غشای خارجی است که در سطح بروسلای ملیتیسیس صاف قرار دارد و کاندیدای واکسن زیر واحدی در برایر بروسلوز است [۵]. هدف از این تحقیق کلون ژن کدکننده پروتئین Omp31 در یک پلاسمید بیانی و سپس تولید این پروتئین به صورت نوترکیب در باکتری میزبان E. coli می‌باشد.

بررسی شد. پس از آماده شدن ژل، رنگ آمیزی با کوماسی بلو جی-۲۵۰ انجام گرفت.

تخلیص پروتئین نوترکیب

تخلیص پروتئین تحت شرایط denaturing بر اساس دستورالعمل شرکت QIAGEN انجام شد. پروتئین‌ها پس از القاء توسط IPTG به صورت اجسام توده‌ای نامحلول در سیتوپلاسم در می‌آیند. با استفاده از ستون کروماتوگرافی و بافرهایی که حاوی اوره هستند، پروتئین خالص، جدا می‌شود. حذف اوره روی ستون با شستشو توسط محلول‌های حاوی رقت‌های کاهشی اوره و پیش از جدا کردن پروتئین از رزین انجام می‌گیرد.

ارزیابی پروتئین تخلیص شده

برای بررسی مراحل خالص سازی، محاسبه مقدار نسبی و تعیین وزن مولکولی پروتئین‌ها از روش SDS-PAGE استفاده شد. برای تعیین غلظت کلی پروتئین نمونه از روش برادرافورد استفاده گردید.

آنالیز پروتئین نوترکیب به روش وسترن بلاست

پروتئین‌ها از روی ژل SDS-PAGE به کمک روش انتقال در تانک به غشاء نیتروسلولزی انتقال یافت. سپس به دلیل اینکه غشای مورد استفاده در بلاتینگ برای گرفتن پروتئین‌ها ظرفیت زیادی دارد، برای جلوگیری از اتصالات غیر اختصاصی پروتئین‌های نشان دار، مناطق آزاد غشاء قبل از مرحله تشخیص به وسیله توئین ۲۰ بلوکه شدند. در ادامه غشاء در سرم خرگوش حاوی آنتی‌بادی پلی‌کلونال با رقت ۱:۱۰۰۰۰ (تولید شده در بخش باکتری‌شناسی دانشگاه تربیت مدرس) که در واقع همان آنتی‌بادی اولیه ما می‌باشد قرار داده شد (برای جلوگیری از واکنش‌های متقطع بین آنتی‌بادی پلی‌کلونال تولید شده علیه بروسلا با پروتئین‌های میزان بیان، سرم خرگوشی ۲۴ ساعت با لیزات سلول فرمالینه انکوبه و سپس ۱ ساعت در ۱۶۰۰۰g سانتریفیوژ شد. از این سرم تیمار شده

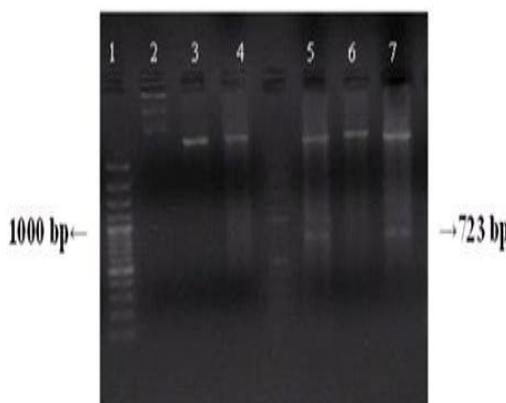
آنزیم‌های محدودالاثر و تهیه پلاسمید نوترکیب

ژن پروتئین غشای خارجی ۳۱ کیلودالتونی در پلاسمید pJET1/2blont (کیت فرمانتاز-لتونی) کلون شد. پلاسمیدهای ۲ pJET1/2 نوترکیب حاصل به درون باکتری صلاحیت‌دار شده E.coli DH5 α منتقل شد. ترانسفورماتیون به روش شوک حرارتی انجام گردید. پلاسمیدهای نوترکیب با استفاده از کیت بایونیر استخراج شده و به وسیله هضم آنزیمی (HindIII و SacI) تأیید شدند و برای اطمینان از عدم بروز موتاسیون و صحت ترازد کاست بیانی، پلاسمید استخراج شده با تعیین توالی مورد ارزیابی قرار گرفت. ژن با هضم آنزیمی Omp31 از پلاسمید (HindIII و SacI) در pJET1/2 خارج شده و در پلاسمید (+) pET28a (نوژان) که با همان دو آنزیم برداش شده و به صورت خطی در آمده بود کلون شد. پلاسمیدهای نوترکیب با استفاده از هضم آنزیمی و واکنش PCR برای حضور ژن مورد نظر بررسی شدند.

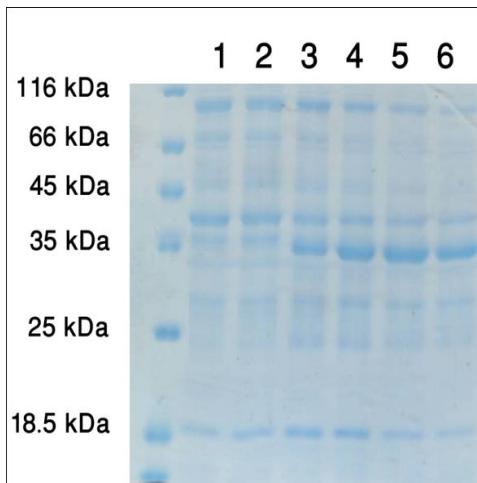
بیان پروتئین غشای خارجی ۳۱ کیلودالتونی در E.coliBL21

پلاسمیدهای نوترکیب (+) pET28a به باکتری‌های E.coli BL21 به عنوان میزان بیان وارد شدند و بیان با استفاده از ایزوپروپیل-بتا-دی-تیو-گالاکتوپیرانوزید (IPTG) یک میلی مولار القا شد. میزان بیان، هر یک ساعت پس از القاتا ۴ ساعت متوالی با روش SDS-PAGE مورد بررسی قرار گرفت که ژل پلی آکریل آمید جدا کننده ۱۲/۵٪ مورد استفاده قرار گرفت (بایو-رد). نمونه‌ها بوسیله بافر نمونه که حاوی ۱۰ میلی‌لیتر بافر ژل متراکم کننده، ۵ میلی‌لیتر گلیسرول، ۱ گرم اس دی اس، ۰/۲ میلی‌لیتر محلول بروموفنل ۰/۵٪ در اتانول و ۱ میلی‌لیتر ۲-مرکاپتواتانول که با آب مقطر به حجم ۲۰ میلی‌لیتر رسیده است، آماده شدند. نمونه‌ها به مدت ۵ دقیقه در حرارت ۱۰۰ درجه سلسیوس قرار داده شده و نهایتاً ۲۰ میکرولیتر از هر نمونه روی ژل

۴ ساعت بعد از القاء ردیابی و پروتئین در حدود وزنی پیش‌بینی شده مشاهده شد (شکل ۳) و با وسترن بلات تأیید گردید (شکل ۴).



شکل ۲. هضم تک آنزیمی و دو آنزیمی با آنزیم های محدودالاثر pET28a (+) برروی ژل آگاروز٪/۰.۵
پلاسمید (SacI, HindIII) (برروی ژل آگاروز٪/۰.۵)
چاهک ۱ و ۵: سایز مارکر (fermatase)، چاهک ۲: پلاسمید pET28a (+)، چاهک ۳: پلاسمید pET28a (+)، چاهک ۴ و ۷: نوترکیب بدون هضم آنزیمی، چاهک ۶ و ۸: نوترکیب با هضم تک آنزیمی، چاهک ۶ و ۸: پلاسمید (pET28a (+)) نوترکیب با هضم دو آنزیمی

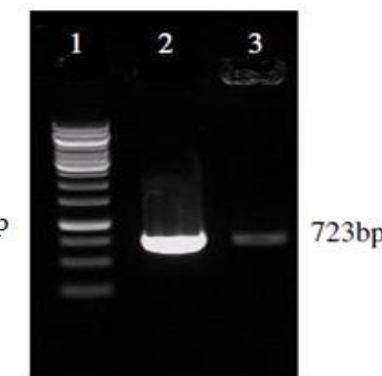


شکل ۳. بیان با استفاده از ایزوپروپیل- بتا- دی- تیوگالاكتوبیرانوژید (IPTG) یک میلی مولار الفا شد.
میزان بیان، هر یک ساعت پس از القاء ۴ ساعت متوالی با روش SDS-PAGE با ژل پلی آکریل آمید جدا کننده ۱۲/۵٪ مورد استفاده قرار گرفت. چاهک ۱: ساعت اول بعد از القاء، چاهک ۲: ساعت دوم بعد از القاء با IPTG، چاهک ۳، ۴، ۵، ۶، ۷: ساعت چهارم بعد از القاء، پهلوین بیان پروتئین، ۸-۴ ساعت بعد از القاء با IPTG می باشد.

برای ردیابی پروتئین های برووللا استفاده شد. بعد از شستشو با بافتریس نمکی حاوی توین ۰/۰۵٪/۰.۵ خرگوشی که با آنزیم پراکسیداز کونژوگه شده با رقت ۱:۵۰۰۰ قرار داده شد (تولید شرکت رازی فراز طب). مجدداً مرحله شستشو با بافر TBS تکرار شد و نهایتاً غشاء در معرض مقدار کافی از محلول سوبستران آنزیم پراکسیداز شامل دی آمینوبنزیدین ۵ میلی- گرم در میلی لیتر و پراکسیداز هیدروژن ۱٪ در بافر تریس نمکی با pH ۵/۲ قرار گرفت. به محض ظهور باندها غشاء با مقدار زیادی آب مقطر شسته شد.

یافته ها

ژن پروتئین Omp31 توسط پرایمرهای طراحی شده و با آنزیم PrimSTAR تکثیر شد (شکل ۱).



شکل ۱. محصول واکنش PCR برروی ژل آگاروز یک درصد چاهک ۱: سایز مارکر (fermatase)، چاهک ۲: محصول PCR (۷۲۳) جفت باز

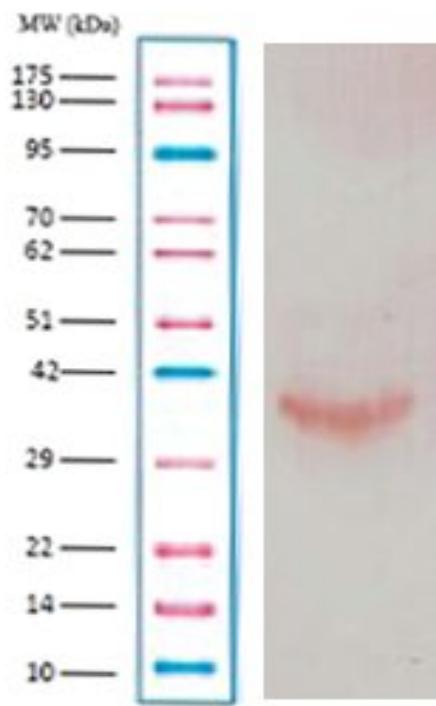
آنالیز هضم آنزیمی پلاسمید نوترکیب (pET28a(+)) با آنزیم های SacI و HindIII (شکل ۲) نشان داد که قطعه حاوی ژن Omp31 در پلاسمید بیانی قرار گرفته است. بررسی نرم افزاری حاکی از آن بود که این ژن پروتئینی به وزن ۳۱ کیلو دالتون را کد کرده و دارای ۲۴۱ اسید آمینه می باشد. بیان پروتئین در باکتری های تحریک شده با IPTG یک میلی مولار تا

این واکسن‌ها معاييی دارند که استفاده از آنها را با مشکل موواجه کرده است از قبيل: عدم انگيزش پاسخ سروولوژيکي پايدار، سقط جينين در حيوانات باردار و خطر آلوود شدن انسان از مهمترین موارد می‌باشند. به اين دليل دانشمندان تلاش می‌کنند تا واکسن‌هاي امن و غير تکثير شونده‌اي را فراهم کنند که توليد آنها آسان باشد [۷].

بنابراین شناسایي آنتىژن‌هاي حفاظت بخش بروسلا برای توليد واکسن‌هاي ساب سلولار ضروري می‌باشد [۸].

پروتئين‌هاي غشای خارجي بروسلا به طور گستردۀ به عنوان آنتىژن‌هاي ايمونوژنيك و حفاظت بخش شناسایي شده‌اند، بنابراین در توليد روش‌هاي تشخيصي و واکسن‌ها می‌توانند آنتىژن‌هاي سودمندي باشند [۷].

تبيه پروتئين طبیعی بروسلا نياز به کشت انبوه و خالص‌سازی پروتئين دارد که هم پروسه توليد بسيار مشکل و خطرآفرین است و هم سطح پروتئين‌هاي غشایي سطحي به حدی نيسست که خالص‌سازی فرم طبیعی آن به صرفه باشد. در اين مطالعه از تکنيک نوترکيبی جهت توليد پروتئين استفاده نموديم که قادر است ميزان بالاي پروتئين را در اختيار ما بگذارد. جهت توليد اين پروتئين بصورت نوترکيب از وكتورهای ديگر مثل وكتور NV3123 pTargeT ، pET28a (+) نيز استفاده شده است [۹]. ولی طبق تحقيقات انجام شده توليد اين پروتئين با وكتور بيانی OMP31 با سازگاري بهتری دارد. در اين برسی از سیستم pET28a استفاده شد که از نظر کارآمدی و تولید پروتئين نوترکيب بازدهی قابل قبول داشت. در اين مطالعه پروتئين نوترکيب OMP31 با موفقیت بيان و صحت نتایج با استفاده از SDS-PAGE و وسترن بلاط تأیید شد.



شكل ۴. وسترن بلاط پروتئين غشای خارجي ۳۱ کيلو دالتونی نوترکيب خالص شده با آنتى بادي پلی کلونال ذرگوشی

بحث

بروسلاوز (تب مدیرانه‌اي، تب موج) جزء بيماري‌های مشترک بين انسان و دام است. در حيوانات بروسلا ترجি�حا در ارگان‌هاي توليد مثل و بافت جيني جايگزين می‌شود که سبب بروز سقط جينين و ناباروری می‌شود و به دنبال آن خسارت‌هاي اقتصادي مهمی را حاصل می‌کند. جهت کنترل بروسلوزیس آزمایش و کشتار توام حيوانات و واکسیناسيون از مهمترین برنامه‌ها کنترل بيماري هستند. لذا جلوگيری از بروسلوز انساني وابسته به کنترل بيماري در حيوانات است. واکسن‌هاي برای پيشگيری بروسلوز حيواني که سويه‌های زنده تخفيض حدت یافته‌اند در دسترس است ولی برای بروسلوز انساني هنوز واکسن تأييد شده‌اي وجود ندارد [۶].

در تشخیص بیماری توسط ارزیابی سرم از آن بهره گرفت [۹]. این پروتئین نوترکیب، پتانسیل استفاده برای بررسی ایمنی زایی و همینطور تشخیص بروسلوز را در تحقیقات آینده دارا می‌باشد.

نتیجه گیری

ژن Omp31، یک پروتئین مهم از نظر تحقیقات ایمونولوژی مطرح است. این پروتئین دارای قدرت بالقوه برای تحریک پاسخ‌های ایمنی است و می‌توان

Refferences

- 1- Boschioli ML, Foulongne V, O'Callaghan D. Brucellosis: a worldwide zoonosis. *Curr Opin Microbiol.* 2001 Feb; 4(1): 58-64.
- 2- Ashford DA, di Pietra J, Lingappa J, Woods C, Noll H, Neville B, et al. Adverse events in humans associated with accidental exposure to the livestock brucellosis vaccine RB51. *Vaccine* 2004 Sep; 22(25-26): 3435-9.
- 3- Skendros P, Pappas G, Boura P. Cell-mediated immunity in human brucellosis. *Microbes Infect.* 2011 Feb; 13(2):134-42.
- 4- Cloeckaert A, Vizcaino N, Paquet JY, Bowden RA, Elzer PH. Major outer membrane proteins of *Brucella* spp. past, present and future. *Vet Microbiol.* 2002 Dec; 90(1-4):229-47.
- 5- Vizcaino N, Cloeckaert A, Zygmunt MS, Dubray G. Cloning, nucleotide sequence, and expression of the *Brucella Melitensis* Omp31 gene coding for an immunogenic major outer membrane protein. *Infect Immun.* 1996 Sep; 64(9):3744-51.
- 6- Estein SM, Cassataro J, Vizcaíno N, Zygmunt MS, Cloeckaert A, Bowden RA. The recombinant Omp31 from *Brucella melitensis* alone or associated with rough lipopolysaccharide induces protection against *Brucella ovis* infection in BALB/c mice. *Microb infect.* 2003 Feb; 5(2):85-93.
- 7- Mahajan NK, Kulshreshtha R, Malik G, Dahiya J. Immunogenicity of major cell surface protein (s) of *Brucella Melitensis* Rev 1. *Vet Res Commun.* 2005 Apr; 29(3):189-99.
- 8- Pasquevich KA, Estein SM, Garcia Samartino C, Zwerdling A, Coria LM, Barrionuevo P, et al. Immunization with recombinant *Brucella* species outer membrane protein Omp16 or Omp19 in adjuvant induces specific CD4+ and CD8+ T cells as well as systemic and oral protection against *Brucella abortus* infection. *Infect Immun.* 2009; Jan; 77(1):436-452.
- 9- Guilloteau LA, Laroucau K, Vizcaino N, Jacques I, Dubray G. Immunogenicity of recombinant *Escherichia coli* expressing the omp31 gene of *Brucella melitensis* in BALB/c mice. *Vaccine*. 1999; Jan; 28; 17(4):353-61.

Cloning and Expression of 31kDa outer membrane protein of *Brucella melitensis* in *E.coli*

Khodadadi S¹; Mohabati Mobarez A*², Harzandi N¹; Tabaraei B³; Khoramabadi N²; Bakhtiyari A¹; Aghababa H²

¹ Department of Microbiology, School of Sciences, Islamic Azad University, Alborz, Iran.

²Department of Bacteriology, School of Medical Sciences, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran.

³Vaccine Production Department, Pasteur Institute of Iran, Alborz, Iran.

*Corresponding Author. Tel: 02182883862 Fax: 02182884555 E-mail: mmmobarez@modares.ac.ir

Received: 3 July 2011 Accepted: 16 December 2011

ABSTRACT

Background & Objectives: The identification of *Brucella spp.* antigens with the capacity to elicit a protective immune response is of the great interest for the researchers. So, characterization and assessment of diverse antigens of *Brucella* need to be evaluated. In this study, we report the cloning and expression of the gene coding for 31 KDa OMP (OMP31) of *Brucella melitensis* 16M.

Methods: *Brucella melitensis* Omp31 gene was amplified with specific primers, cloned into pJET1/2 and subsequently subcloned in pET28a (+) vector. Both these recombinant plasmids were sequenced and then after, expression of recombinant protein was induced by 1mM IPTG. Western blot analysis was also performed by polyclonal rabbit antiserum.

Results: Omp31 successfully was cloned in both plasmid vectors. The recombinant Omp31 was expressed in *E.coli* host and purified with significant yield. Western blot results along with those of sequencing ensured accurate production of recombinant omp31 and retaining of its partial epitopes.

Conclusion: Our results show that, an expression host such as *E. coli* is suitable for omp31 production.

Key words: *Brucella melitensis*; Cloning; Outer Membrane Protein31