

بررسی بیان ۶-ESAT در سلول‌های میوبلاست موش BALB/c بر علیه سل گاوی

Evaluation of the expression pcDNA3.1(+)/ESAT-6 by myoblast cells of BALB/c mice against Bovine Tuberculosis

اعظم ترابی^{۱*}، مجتبی طهمورث پور^۱، فاطمه واحدی^۲، نادر مصویری^۳، محمد رضا نصیری^۱

۱- به ترتیب دانشآموخته دکتری، استادان، دانشگاه فردوسی مشهد، ایران

۲- استادیار، موسسه تحقیقات واکسن و سرم‌سازی رازی مشهد

۳- استادیار، موسسه تحقیقات واکسن و سرم‌سازی رازی کرج

Torabi A^{*1}, Tahmoorespur M¹, Vahedi F², Mosavari N³, Nassiri MR¹

1. PhD graduate Student, Professors, Ferdowsi University of Mashhad, Iran

2. Assistant professor, Razi Vaccine and Serum Research Institute, Mashhad

3. Assistant Professor, Department of PPD and Tuberculin production, Razi Vaccine and Serum Research Institute, Karaj

* نویسنده مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: Azadehtorabi@gmail.com

(تاریخ دریافت: ۹۲/۹/۲۱ - تاریخ پذیرش: ۹۳/۳/۱۸)

چکیده

بیماری سل گاوی یکی از مهم‌ترین بیماریهای مشترک بین انسان و دام است. این بیماری به لحاظ شیوع و زیان اقتصادی همواره مورد توجه محققین مختلف بوده است. علیرغم قلاش‌های سیار جهت تهیه واکسن موثر علیه این بیماری، هنوز مطالعات گسترده در این زمینه ادامه دارد. از آنجا که واکسیناسیون BCG در گاو مصنوبیت منغیروی ایجاد کرده و مطلوبیت کافی نداشته، لذا آینه سازی با پلاسمید نوترکیب حاوی ژن‌های کد کننده پروتئین‌های محافظت کننده، راهکاری امید بخش برای ساخت واکسن به شمار می‌آید. مايكوباكتریوم بوس (M. bovis) پاتوژن مهم بیماری سل گاوی است و آنتیژن ۶-ESAT می‌تواند به عنوان ایمونونوژن حافظه‌ی و نیز کاندید مناسب برای DNA واکسن محسوب شود. از این‌رو، انجام این مطالعه با هدف کلونیک و تایید بیان پروتئین نوترکیب به عنوان کاندیدای این‌نی‌زاوی در سلول‌های میوبلاست موش BALB/c مورد بررسی قرار گرفت. آنتیژن ۶-ESAT در پلاسمید بیانی یوکاریوتی pcDNA3.1(+)/ESAT-6 کلون شد. صحت پلاسمید نوترکیب-6 با روشن PCR، نقشه‌یابی آنژیمی و توالی‌یابی تایید شد. پلاسمید نوترکیب-6 با pcDNA3.1(+)/ESAT-6 به سلول‌های میوبلاست موش تزریق و پس از یک هفته از بافت ماهیچه نمونه‌گیری شد. نتایج تجزیه و سترن بلاست، بیان پروتئین نوترکیب-6 را در سلول‌های میوبلاست تایید کرد. پیش‌بینی ساختاری نشان داد که پروتئین نوترکیب از شخص آنتیژنیستی و هیدروفوییستی برخوردار است. نتایج آزمایش نشان داد که بیان پروتئین ۶-ESAT در سلول‌های میوبلاست موش تاییدی بر عملکرد پلاسمید نوترکیب در سلول‌های میوبلاست موش است و پلاسمید نوترکیب-6 پتانسیل استفاده در بررسی این‌نی‌زاوی و تشخیص را در تحقیقات دارد.

واژه‌های کلیدی

آنتیژن ESAT-6
سل گاوی
سلول‌های میوبلاست
مايكوباكتریوم بوس
DNA

مقدمه

(Mahairas et al. 1996). علاوه بر این، یک ناحیه حذفی در مایکوباکتریوم میکروتی در مقایسه با مایکوباکتریوم توبرکلوزیس وجود دارد که شامل ۱۳ ژن رمزگردان (ORFs) از *RV3864* تا *M. RV3876* است، که اشتراک بین ناحیه RD1 و ناحیه حذفی *CFP-10* (*RV3875*) و *ESAT-6* (*RV3874*) *micorti* (Buddle et al. 2002; Gao et al. 2004; Xu et al. 2008). این ایمونوژن‌ها پروتئین‌های آنتی‌ژنی قدرتمندی در ابتدای دوره عفونت *M. bovis* تولید می‌کنند که توسط سلول‌های T شناسایی شده و آزادسازی اینترفرون گاما^۸ را به دنبال دارند. پروتئین-6 ESAT با وزن مولکولی ۶ کیلو دالتون یکی از پروتئین-های هدف در عفونت *M. bovis* است (Waters et al. 2006 ; Ahmad and Sadhna 2013). ایمن‌سازی با پلاسمید نوترکیب حاوی ژن‌های کد کننده پروتئین‌های محافظت کننده، راهکاری امید بخش برای ساخت واکسن‌های مبتنی بر DNA به شمار می-آید (Hoft 2008). با این حال، یکی از موانع عدمه در توسعه این نوع از واکسن‌ها، تخریب سریع DNA خارجی در سلول میزبان است (Hung et al. 2002). در استراتژی واکسن‌های مبتنی بر DNA، انتقال DNA پلاسمیدی به سلول‌های سوماتیک و سپس بیان پلاسمید نوترکیب در سلول میزبان از اهمیت بسیار ویژه‌ای برخوردار است (Perkins et al. 2005). لذا، یکی از مراحل کلیدی در طراحی روش‌های اختصاصی جهت تشخیص و درمان، اطمینان از توان سلول‌های میوبلاست موش BALB/c در بیان پلاسمید نوترکیب pcDNA3.1(+)/ESAT-6 تحقیق حاضر انجام شد که به علت تشابه عملکرد از موش BALB/c به عنوان مدل استفاده شد از طرفی با توجه به اهمیت این آنتی‌ژن، کلونینگ، ایمنی‌زایی و تایید بیان پروتئین-6 rESAT-6 در سلول‌های میوبلاست موش BALB/c و همچنین پیش‌بینی ساختاری آنتی-ژنیستی و هیدروفوبیستی آن انجام شد.

بیماری سل گاوی^۱ توسط پاتوژن مایکوباکتریوم بوسیس^۲ (*M. bovis*) ایجاد می‌شود که طیف وسیعی از میزبان‌ها را به خود اختصاص داده است (Pollock and Neill 2002). ابتلا به این بیماری مرگ زودرس گاو و خسارت شدید اقتصادی را به دنبال دارد؛ به طوری که سالانه با آلدوده شدن بیش از ۵۰ میلیون راس گاو خسارت اقتصادی گسترده‌ای بالغ بر سه میلیارد دلار به بخش دامپروری وارد می‌شود (Buddle et al. 2006). همچنین این بیماری تهدیدی جدی برای بهداشت عمومی در کشورهای در حال توسعه است و از جمله زئونوزهای قابل توجه در فهرست بیماری‌های^۳ WHO در سال 2013 میلادی بوده است (OIE 2012; OIE 2013).

در بیماری سل گاوی هر یک از روش‌های درمانی و تشخیصی رایج دارای معایبی هستند (Ottenhoff and Kaufmann 2012). در حال حاضر^۴ BCG سویه تخفیف حدت یافته *M. bovis* تنها واکسن موجود علیه این بیماری است که مصنونیت متغیری از صفر تا ۸۵ درصد ایجاد کرده و مطلوبیت کافی را نداشته است (Xu et al. 2007; Okada et al. 2011). لذا، توسعه واکسن‌های جدید با کارآیی مطلوب در برابر عفونت *M. bovis* ضروری است. از این‌رو، اولویت تحقیقات جهانی معرفی راهکارهای جدید و موثر بر علیه این بیماری است. از جمله استراتژی‌های جدید، واکسن‌های بیان کننده آنتی‌ژن‌های مایکوباکتریومی است (Souza et al. 2008; Tullius et al. 2010; Chen et al. 2010). مقایسه ژنوم مایکوباکتریوم توبرکلوزیس، مایکوباکتریوم بوسیس و مایکوباکتریوم لپره^۵ با سویه واکسن مایکوباکتریوم بوسیس BCG و مایکوباکتریوم میکروتی^۶ نشان داده یک ناحیه ژنی که اصطلاحاً RD1^۷ نامیده می‌شود در ژنوم ارگانیسم‌های کم حدت حذف شده است. RD1، شامل ۹ ژن از *RV3879c* تا *RV3871* است که در بیماری‌زایی مایکوباکتریومی نقش بسیار مهمی دارد.

¹ Bovine tuberculosis (BTB)² *Mycobacterium bovis* (*M. bovis*)³ International Office of Epizootics (still known by its French acronym Office International des Epizooties)⁴ Bacille Calmette-Guérin (BCG)⁵ *Mycobacterium leprae*⁶ *Mycobacterium microti*⁷ Region of difference 1 (RD1)⁸ IFN-γ

محیط اضافه شد. به منظور غربالگری و تایید وجود ژن ESAT-6 در پلاسمید نوترکیب pcDNA3.1(+)/ESAT-6، آزمایشات کلونی PCR و نقشه‌یابی آنزیمی با استفاده از آنزیم‌های محدود -XbaI، XhoI و HindIII انجام شد. همچنین توالی -یابی ژن با استفاده از روش Sanger با دوبار خوانش صورت گرفت. سپس استخراج پلاسمید با استفاده از کیت استخراج (شرکت Bioneer، کره) به روش Miniprep انجام شد (Sambrook and Russell 2001).

ایمنی‌زایی

موس‌های ماده نژاد BALB/c با سن ۶-۸ هفته و میانگین وزنی ۲۵-۳۰ گرم انتخاب و تحت شرایط یکسان نگهداری شدند. تزریقات با استفاده از سرنگ انسولین و به صورت داخل ماهیچه-ای انجام شد و از بافر نمکی فسفات^۳ نیز به عنوان حامل در حجم ۱۰۰ میکرولیتر استفاده شد. گروه اول، گروه کنترل منفی بوده که PBS را دریافت کردند، گروه دوم، گروه کنترل مثبت که پلاسمید pcDNA3.1(+) و گروه سوم پلاسمید نوترکیب pcDNA3.1(+)/ESAT-6 را به عنوان تیمار دریافت کردند. پس از یک هفته موس‌ها با استفاده از کلروفرم بیهودش شدند و نمونه بافت ماهیچه از محل تزریق تهیه شد.

SDS-PSGE

استخراج پروتئین کل با استفاده از کیت ترایزول (محصول شرکت Invitrogen) مطابق دستورالعمل شرکت سازنده انجام شد. سپس به منظور بررسی بیان پروتئین نوترکیب از روش استاندارد- SDS-PAGE استفاده شد. ژل با استفاده از کوماسی بریلانت بلورنگ-آمیزی شد (Sambrook and Russell 2001).

تجزیه و سترن بلاط

و سترن بلاط^۴ طبق روش استاندارد شرکت تولید کننده آنتی‌بادی (شرکت abCam) انجام شد. پس از انجام الکتروفورز پروتئین، عمل انتقال پروتئین به غشای نیتروسلولزی با استفاده از سیستم Bio-Rad Miniprotein II بر اساس الکتروترانسفر انجام شد. به طور خلاصه غشا نیتروسلولزی به مدت یک شب در محلول مسدود سازی (شامل پنج درصد شیر خشک بدون چربی

مواد و روش‌ها

طراحی آغازگرهای اختصاصی کلونینگ ژن ESAT-6 و واکنش زنجیره‌ای پلیمراز

استخراج شده‌ی باکتری M. bovis سویه AN5 از موسسه تحقیقات واکسن و سرم‌سازی رازی کرج تهیه شد. کمیت و کیفیت DNA استخراج شده با استفاده از طیف سنجی و الکتروفورز ژل آکارز بررسی شد. آغازگرهای اختصاصی کلونینگ ژن ESAT-6 توسط نرم‌افزارهای BioEdit و Primer Premier V.5 به گونه‌ای طراحی شد که دارای کدون آغاز و پایان باشند (جدول ۱). جایگاه برش آنزیم HindIII (شرکت فرمتاز، لیتوانی) در آغازگر بالادرست ژن و جایگاه برش آنزیم XhoI (شرکت فرمتاز، لیتوانی) در آغازگر پایین دست قرار داده شد.

واکنش زنجیره‌ای پلیمراز به کمک آنزیم pfu (شرکت فرمتاز، لیتوانی) با غلظت واکنش استاندارد انجام شد. به این منظور در حجم واکنش ۲۵ میکرولیتر، بافر با غلظت ۱X، سولفات مینزیوم ۱/۵ میلی مولار، ۰/۲ dNTP، ۰ میلی مولار، آغازگرها ۰/۵ میلی مولار، یک واحد آنزیم و یک میکرولیتر نمونه و تا حجم ۲۵ میکرولیتر آب استفاده شد.

کلونینگ ژن ESAT-6 در وکتور بیانی یوکاریوتی (pcDNA3.1(+)) در این مطالعه از وکتور بیانی یوکاریوتی (pcDNA3.1(+)) (شرکت Novagen، آمریکا) استفاده شد. برای ساخت وکتور حاوی ژن ESAT-6، محصول PCR و پلاسمید (+) pcDNA3.1(+) با استفاده از آنزیم‌های محدود کننده HindIII و XhoI هضم آنزیمی شد. سپس ۱/۵ محصول PCR و پلاسمید (+) pcDNA3.1(+) بر روی ژل آکارز درصد بارگذاری و قطعات مورد نظر با استفاده از کیت استخراج از ژل AccuPrepTM (شرکت Bioneer، کره) تخلیص شدند.

عمل اتصال^۱ با استفاده از کیت T4 لیگاز (شرکت فرمتاز، لیتوانی) انجام شد (شکل ۱). ترانسفورماتیون با استفاده از TransformAidTM Bacterial Transformation Kit (شرکت فرمتاز، لیتوانی) در باکتری E. coli سویه TOP10 انجام شد. در تمام مراحل کشت باکتری، از محیط کشت LB استفاده شد و در مواردی که نیاز به آنتی‌بیوتیک بود، آمپیسیلین استریل شده با فیلترهای Milipore (۰/۲ میکرون) و با غلظت ۱۰۰ µg/ml به

² Intra muscular (IM)

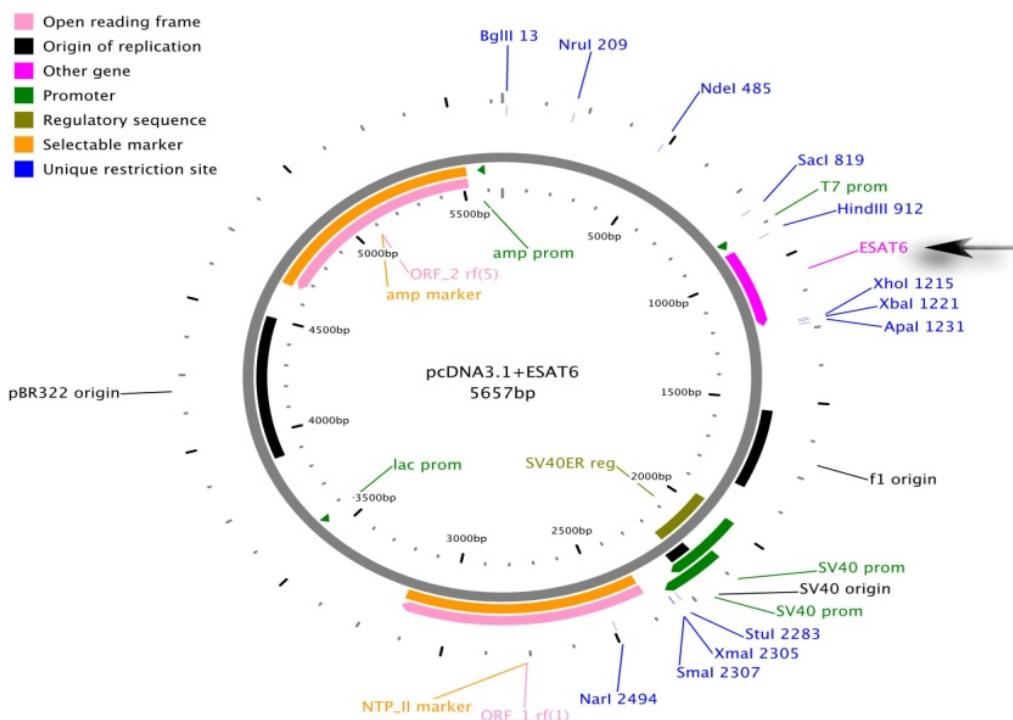
³ Phosphate buffered saline (PBS)

⁴ Western blotting

¹ Ligation

جدول ۱- توالی آغازگرهای کلونینگ ژن ESAT-6 نواحی تیره جایگاه برش آنزیم است.

آغازگر	توالی آغازگر	طول قطعه تکثیری (bp)
F(Hind III)	AGC A/AGCTT ATT ATG GGA ACAGAGCAGCAGTGGAA	۲۹۰
R(Xho I)	TATCGAACATCCCAGTGAC TGA GAGCT/C GGT TAA AGC	



شکل ۱- نقشه شماتیک پلاسمید نوترکیب pcDNA3.1+/ESAT-6 و سایتهای آنزیمی؛ قطعه ژن ESAT-6 وارد شده به پلاسمید با فلش نشان داده شده است.

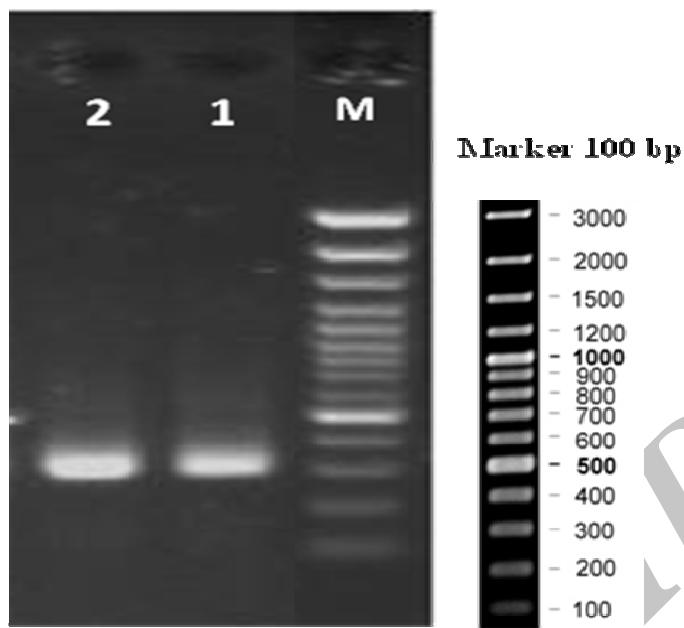
پیش‌بینی ساختاری جهت بررسی خصوصیات آنتی‌ژنیک پروتئین با نرم‌افزار V.5/5 CLC Main Workbench روش Kolaskar and Tongaonkar انجام شد (Tongaonkar 1990).

نتایج و بحث

کیفیت و کمیت DNA ژنومی *M. Bovis* سویه AN5 مناسب بود. منحنی بدست آمده از طیفسنجی دارای یک پیک در طول موج ۲۶۰ نانومتر و قادر پیک‌های اضافی بود که خلوص DNA استخراج شده را نشان داد. به منظور تکثیر ژن ESAT-6 دماهای متفاوت اتصال آغازگر استفاده شد. بهترین دمای مناسب برای اتصال آغازگر به ژن ۵۸°C انتخاب شد (شکل ۲).

در بافر PBS در دمای ۴°C قرار گرفت. پس از سه بار شستشو با محلول PBS، غشا به مدت دو ساعت در محلول آنتی‌بادی اولیه (PBS) محصول شرکت abCam و با غلظت یک به ۱۰۰۰ در همراه با تکان دادن در دمای محیط قرار گرفت. پس از سه بار شستشو با محلول PBS حاوی ۰/۱ درصد توئین ۲۰، غشا به مدت دو ساعت در محلول آنتی‌بادی ثانویه (کونژوگه با پراکسیداز PBS) محصول شرکت abCam و با غلظت یک به ۲۰۰۰ در شرایط مرحله قبل قرار گرفت. پس از شستشو و به منظور ظهور باند مورد نظر، غشای نیترو سلولزی در محلول سوبسترا (شامل ۰/۵ میلی‌گرم دی‌آمینوبنзیدین محصول سیگما و آب اکسیژنه ۰/۱ درصد در PBS) قرار گرفت.

پیش‌بینی خواص آنتی‌ژنیستی پروتئین 6



شکل ۲- الکتروفورز محصول PCR (M: پرمنتر ۱۰۰ bp plus) نشانگر فرمتاز؛ ستون ۱ و ۲) تکثیر ژن ESAT-6

موس c BALB مورد بررسی قرار گرفت. به دنبال SDS-PAGE مطالعات (Waters 2006) و (Ravn 1999) نشان دادند آنتی ژن ESAT-6 می‌تواند کاندید تشخیص بالقوه بیماری باشد، که بسیار اختصاصی عمل می‌کند. این آنتی ژن در مطالعات مختلف مورد بررسی قرار گرفته است. در این مطالعات ژن ESAT-6 در وکتور یافتن پروکاریوتی (+) pET32a(+) در حضور و بیان پروتئین BL21(DE³) در حضور و عدم حضور در باکتری *E.coli* سویه defomylated N-formylated deiformylase بررسی شد. نتایج نشان داد فرم

پروتئین ترشحی ESAT-6 مایکوباکتریومی می‌تواند بهتر مورد شناسایی سلول‌های T قرار گیرد. در مطالعه‌ای که توسط Parthasarathy et al. (2012) انجام گرفت کلون و بیان پروتئین ESAT-6 در *E.coli* انجام شد که نتایج حاکی از سودمند بودن پروتئین نوترکیب در تشخیص BTB است. در مطالعه‌ای دیگر Wang et al. (2005) بیان ژن ESAT-6 را با برچسب هیستیدینی در وکتور یافتن pQE30 و در سویه M15 باکتری *E.coli* بررسی کردند که نتایج نشان داد برای داشتن عملکرد طبیعی پروتئین

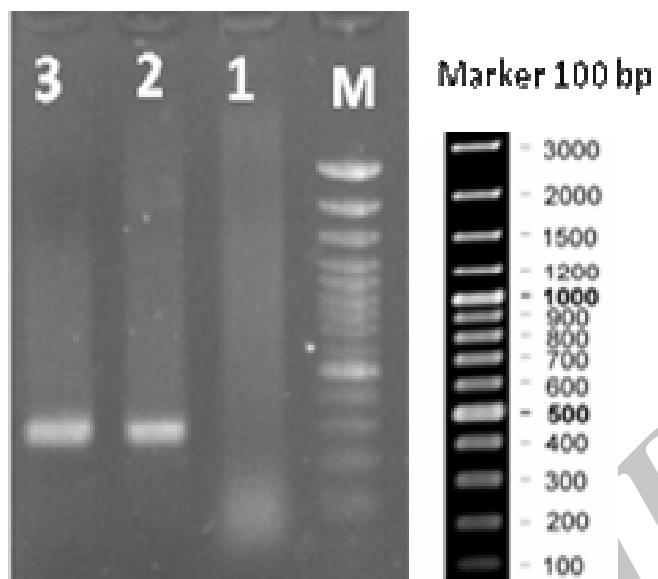
به منظور تایید پلاسمید نوترکیب pcDNA3.1(+)/ESAT-6 کلون نوترکیب به طور مستقیم برای الگوی واکنش PCR استفاده شد (شکل ۳).

دومین مرحله به منظور قرار گرفتن ژن در پلاسمید نقشه‌یابی آنزیمی بود. آنزیم‌های محدودکننده *Xba* I و *Nar* I قطعاتی به طول ۴۳۸۸ bp و ۱۲۷۵ bp، آنزیم‌های محدودکننده *Xho* I و *Hind* III قطعاتی به طول ۴۳۸۲ bp و ۱۲۸۱ bp و آنزیم‌های محدودکننده *Nar* I و *Hind* III قطعاتی به طول ۴۰۷۹ bp و ۱۵۸۴ bp تولید کردند. بررسی طول قطعات حاصل از هضم تاییدی بر وارد شدن قطعه ژنی به درون پلاسمید بود (شکل ۴).

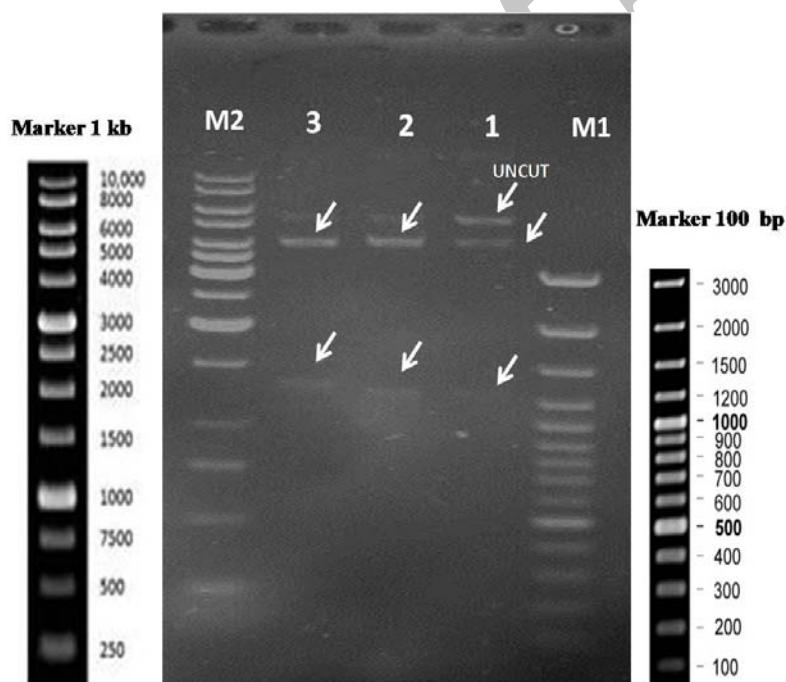
مرحله آخر جهت تایید کلونینگ توالی یابی ژن ESAT-6 بود که صحت تراف دنکلتوتیدی ژن جدا شده تایید شد.

نواحی آنتی ژنیک، الگوی آنتی ژنیستی و همچنین الگوی هیدروفویسیتی بر اساس آنالیز پیش‌بینی ساختاری خصوصیات آنتی ژنیک پروتئین انجام شد. سه ناحیه پیتیدی که شده بر اساس توالی اسید آمینه از شاخص آنتی ژنیکی بالایی برخوردار می‌باشند. میانگین آنتی ژنیستی پروتئین ۰/۹۹۴۵ محاسبه شد (Kolaskar and Tongaonkar 1990)

به منظور تایید کارایی پلاسمید نوترکیب ESAT-6 rESAT-6(+) در سلول‌های میوبلاست یافتن پروتئین pcDNA3.1(+)/



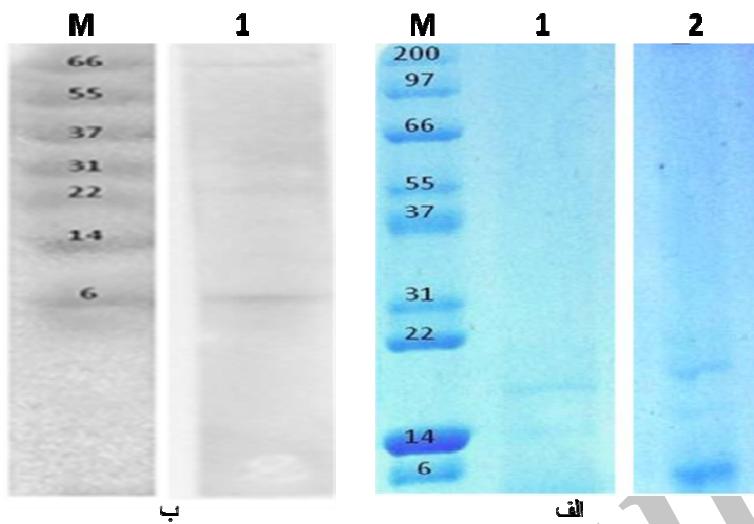
شکل ۳- الکتروفورز تکثیر ژن ESAT-6 کلون نوترکیب در طی PCR نشانگر ۱۰۰ bp plus فرمتاز؛ ستون ۱، ۲ و ۳ تکثیر ژن ESAT-6. ستون ۱ کلون منفی بوده و تکثیری صورت نگرفت.



شکل ۴- تایید کلونینگ ژن ESAT-6 در پلاسمید pcDNA3.1(+) با کمک نقشه‌یابی آنزیمی. ستون ۱ (Marker 100 bp plus) فرمتاز؛ ستون ۱ (UNCUT) هضم با آنزیم‌های *Xba* I و *Hind* III شامل قطعات ۱۲۷۵ bp و ۴۲۸۲ bp آنزیم‌های *Nar* I و *Nar* II؛ ستون ۲ آنزیم‌های ۱۲۸۱ bp و ۴۳۸۸ bp آنزیم‌های *Nar* I و *Nar* II؛ ستون ۳ آنزیم‌های *Nar* I و *Nar* II شامل قطعات ۴۰۷۹ bp و ۴۵۸۴ bp (band پلاسمید برش نخورده (+) در ستون ۱ قابل مشاهده است).

ویژه‌ای برخوردار است (Perkins et al. 2005). در مطالعه حاضر ژن ESAT-6 در وکتور pcDNA3.1(+) تحت کنترل راهانداز قدرتمند CMV کلون شد.

نوترکیب ESAT-6 روش خالص سازی بسیار حائز اهمیت است. این در حالی است که در استراتژی واکسن‌های مبتنی بر DNA، بیان پلاسمید نوترکیب در سلول میزبان رخ می‌دهد که از اهمیت



شکل ۵- تایید پروتئین نوترکیب-6 ESAT. (الف) SDS-PAGE پروتئین. ستون (M) نشانگر؛ ستون (1) کنترل منفی؛ ستون (2) گروه تیمار. (ب) وسترن بلات با آنتی بادی منو کلونال علیه rESAT-6. ستون (M) نشانگر؛ ستون (1) گروه تیمار.

منابع

- Ahmad Mir S, Sadhna S (2013) Cloning, expression and N-terminal formylation of ESAT-6 of *Mycobacterium tuberculosis* H37Rv. Protein Expression and Purification 92: 223-229.
- Boggaram V, Gottipati KR, Samten XW (2013) Early secreted antigenic target of 6 kDa (ESAT-6) protein of *Mycobacterium tuberculosis* induces interleukin-8 (IL-8) expression in lung epithelial cells via protein kinase signaling and reactive oxygen species. Journal of Biological Chemistry 288: 25500-25511.
- Buddle BM, Wards BJ, Aldwell FE, Collins DM, de Lisle GW (2002) Influence of sensitisation to environmental mycobacteria on subsequent vaccination against bovine tuberculosis. Vaccine 20:1126-1133.
- Buddle BM, Wedlock DN, Denis M (2006) Progress in the development of tuberculosis vaccines for cattle and wildlife. Veterinary Microbiology 112: 191-200.
- Chen H, Wang W, Song C, Yu S, Ding C (2010) Marek's disease virus VP22 enhances potentially the immune response of ESAT-6/CFP-10 against *Mycobacterium bovis* infection. Acta Biochimica et Biophysica Sinica 42: 337-344.
- Gao L, Guo S, McLaughlin B, Morisaki H, Engel J, Brown E (2004) A mycobacterial virulence gene cluster extending RD1 is required for cytolysis, bacterial spreading and ESAT-6 secretion. Molecular Microbiology 53: 1677-1693.
- Hoft DF (2008) Tuberculosis vaccine development: goals, immunological design, and evaluation. Lancet 372: 164-175.

وکتور (+) pcDNA3.1(+) ضمن کارآمدی و سازگاری با زن کلون شده دارای پایداری و بیان بالا در سلول‌های پستانداران می‌باشد. به منظور تکثیر مطلوب، از سویه TOP10 باکتری استفاده شد (Invitrogen. User Manual ۲۰۱۰). سپس بیان پروتئین rESAT-6 در سلول‌های میوبلاست موش BALB/c بررسی شد. پروتئین-6 ESAT کاندید آنتی‌زن مناسبی برای روش‌های تشخیصی Xu et al. 2008; توسعه واکسن‌های DNA می‌باشد (Boggaram et al. 2013; Ahmad Mir and Sadhna 2013) پروتئین-6 rESAT در سلول‌های میوبلاست موش تاییدی بر عملکرد پلاسمید نوترکیب-6 ESAT-6 (pcDNA3.1(+)/ESAT-6) است که پتانسیل بررسی ایمنی‌زایی و همچنین تشخیص را در تحقیقات آینده دارد می‌باشد. پیشنهاد می‌شود آزمایشات الایزا و دیگر تست‌های تشخیصی درون‌تنی به منظور ارتقا پاسخ ایمنی و توسعه عملکرد ایمنی‌زایی جهت ارزیابی این کاندید DNA واکسن مورد بررسی قرار گیرد.

سپاسگزاری

مولفین مقاله مراتب سپاس و تشکر خود را از موسسه تحقیقات واکسن و سرم‌سازی رازی و دانشگاه فردوسی مشهد ابراز می‌دارند.

- Hung CF, He L, Juang J, Lin TJ, Ling M, Wu TC (2002) Improving DNA vaccine potency by linking Marek's disease virus type 1 VP22 to an antigen. *Journal of Virology* 76: 2676-2682.
- Invitrogen (2010) User Manual pcDNA3.1 (+)(-). Catalog nosV790+20 and V795-20 version K 2010-28-0104.
- Kolaskar AS, Tongaonkar PC (1990) A semi-empirical method for prediction of antigenic determinants on protein antigens. *Federation of European Biochemical Societies Letters* 276: 172-174.
- Mahairas G, Sabo P, Hickey M, Singh D, Stover C (1996) Molecular analysis of genetic differences between *Mycobacterium bovis* BCG and virulent *M. bovis*. *Journal of Bacteriology* 178: 1274-1282.
- OIE (2013) List of diseases in force in 2013. Available at: <http://www.oie.int/animal-health-in-the-world/oie-listed-diseases-2013/>.
- Okada M, Kita Y, Nakajima T, Kanamaru N, Kaneda Y, Saunderson P, Tan EV, McMurray DN (2011) A novel therapeutic and prophylactic vaccine against tuberculosis using the cynomolgus monkey model and mouse model. *Procedia in Vaccinology* 4: 42-49.
- Ottenhoff THM, Kaufmann SHE (2012) Vaccines against tuberculosis: Where Are We and Where Do We Need to Go? *Plos Pathogens* 8.
- Parthasarathy S, Veerasami M, Appana G, Chandran D, Das D, Alwar Srinivasan V (2012) Use of ESAT-6-CFP-10 fusion protein in the bovine interferon-gamma ELISPOT assay for diagnosis of *Mycobacterium bovis* infection in cattle. *Journal of Microbiological Methods* 90: 298-304.
- Pollock JM, Neill SD (2002) *Mycobacterium bovis* infection and tuberculosis in cattle. *Veterinary Journal* 163: 115-127.
- Pollock J, Buddle B, Andersen P (2001) Towards more accurate diagnosis of bovine tuberculosis using defined antigens. *Tuberculosis (Edinb)* 81: 65-69.
- Perkins SD, Flick-Smith HC, Garmory HS, Essex-Lopresti AE, Stevenson FK, Phillipotts RJ (2005) Evaluation of the VP22 protein for enhancement of a DNA vaccine against anthrax. *Genetic Vaccines Therapy* 3.
- Ravn P, Demissie A, Eguale T, Wondwossen H, Lein D, Amoudy HA, Mustafa AS, Jensen AK, Holm A, Rosenkrands I, Oftung F, Olobo J, Reyn FR, Andersen P (1999) Human T cell responses to the ESAT-6 antigen from *Mycobacterium tuberculosis*. *Journal of Infectious Disease* 179: 637-645.
- Sambrook J, Russell D (2001) Molecular cloning: a laboratory manual; End r, editor: New York, Cold Spring Harbor Press. 1.116-1.118 p.
- Souza PR, Zarate-Blades CR, Hori JI, Ramos SG, Lima DS, Schneider T, Rosada RS, Torre LG, Santana MH, Brandão IT, Masson AP, Coelho-Castelo AA, Bonato VL, Galetti FC, Gonçalves ED, Botte DA, Machado JB, Silva CL (2008) Protective efficacy of different strategies employing *Mycobacterium leprae* heat-shock protein 65 against tuberculosis. *Expert Opinion on Biological Therapy* 8: 1255-1264.
- Tullius MV, Harth G, Maslesa-Galic S, Dillon BJ, Horwitz MA (2008) A replication-limited recombinant *Mycobacterium bovis* BCG vaccine against tuberculosis designed for human immunodeficiency virus-positive persons is safer and more efficacious than BCG. *Infectious Immunology* 76: 5200-5214.
- Wang B, Xu Y, Wu C, Xu Y, Wang H (2005) Cloning, expression, and refolding of a secretory protein ESAT-6 of *Mycobacterium tuberculosis*. *Protein Expression Purification* 39: 184-188.
- Waters WR, Palmer MV, Thacker TC, Bannantine JP, Vordermeier HM, Hewinson WR, Greenwald R, Esfandiari R, McNair J, Pollock JM, Andersen P, Lyashchenko PK (2006) early antibody responses to experimental *mycobacterium bovis* infection of cattle. *Clinical and Vaccine Immunology* 13: 648-654.
- WHO (2012) Global tuberculosis report. Available at: http://www.who.int/tb/publications/global_report/en/
- Xu J, Xu W, Chen X, Zhao D, Wang Y (2008) Recombinant DNA vaccine of the early secreted antigen ESAT-6 by *Mycobacterium tuberculosis* and Flt3 ligand enhanced the cell-mediated immunity in mice. *Vaccine* 26: 4519-4525.
- Xu Y, Zhu B, Wang Q, Chen J, Qie Y, Wang J, Wang H, Wang B, Wang H (2007) Recombinant BCG coexpressing Ag85B, ESAT-6 and mouse-IFN-gamma confers effective protection against *Mycobacterium tuberculosis* in C57BL/6 mice. *Federation of European Microbiological Societies Immunology and Medical microbiology* 51: 480-487.