

مقاله پژوهشی

کلون کردن اپی توپ های خطی تحریک کننده ی لنفوسیت T آنتی ژن EG95/کینوکوکوس گرانولوزوس در وکتور pGEX4t1 و بررسی بیان آن با روش SDS-PAGE

رقبه مصری^۱، مجید اسمعیلی زاد^{۲*}، مژگان احمدزاده^۱، سمیه محمدی^۱، سید عبدالحمید انگجی^۱، زهرا یزدان پور^۲، سیده فهیمه میرحقوقی جلالی^۲

۱- گروه آموزشی سلولی و مولکولی، دانشکده علوم زیستی، دانشگاه خوارزمی، تهران، ایران
۲- بخش آزمایشگاه مرکزی، مؤسسه تحقیقاتی واکسن و سرم سازی رازی، کرج، ایران

تاریخ پذیرش مقاله: ۱۳۹۵/۰۳/۲۵

تاریخ دریافت مقاله: ۱۳۹۴/۱۱/۲۰

چکیده

زمینه و هدف: انگل کینوکوکوس گرانولوزوس عامل بیماری مشترک بین انسان و دام به نام کیست هیداتیک یا هیداتیدوزیس است؛ موفق ترین واکسن نوترکیب علیه این بیماری از کلون کردن ژن کد کننده آنتی ژن ۲۵ کیلو دالتونی آن یعنی EG95 در وکتور pGEX می باشد که ایمنی سلولی و همورال قابل توجهی را در گوسفندان ایجاد کرده است اما با توجه به نقش ایمنی سلولی TH1 در غلبه بر این بیماری و نقش اپی توپ های خطی در تحریک این نوع سیستم ایمنی جهت بهینه سازی شرایط واکسن موجود در مطالعه حاضر تنها توالی کد کننده اپی توپ های خطی تحریک کننده لنفوسیت T این آنتی ژن کلون و بیان شد.

مواد و روش ها: با استفاده از نرم افزار IEDB توالی کد کننده ی اپی توپ های خطی آنتی ژن EG95 پیش بینی و سنتز شد. تکثیر قطعه مورد نظر با PCR انجام و بعد از هضم آنزیمی آن و وکتور pGEX4T1 با آنزیم *NotI* در وکتور با روش شوک حرارتی کلون گردید. کلونی های مثبت با روش colony PCR با استفاده از پرایمرهای مختلف انتخاب شده و بیان پروتئین نوترکیب در سلول BL21 با SDS-PAGE 10% مورد بررسی قرار گرفت. **نتایج:** تکثیر توالی کد کننده اپی توپ های EG95 با PCR انجام و قطعه مورد نظر در وکتور pGEX4T1 کلون گردید. تأیید پلاسمید نوترکیب با colony PCR و اختلاف اندازه وکتور طبیعی و نوترکیب صورت گرفت. بیان پروتئین نوترکیب آنتی ژن نیز به وضوح با SDS-PAGE مشخص شد. **نتیجه گیری:** قطعه EG95 به طور موفقیت آمیزی در وکتور pGEX4T1 کلون و در سلول BL21 بیان شد.

کلمات کلیدی: واکسن های اپی توپی، لنفوسیت T، آنتی ژن EG95، کیست هیداتیک

مقدمه

تولید محصولات دامی مانند کاهش شیر، پشم، چرم، کاهش کیفیت گوشت به همراه هزینه های تشخیص و درمان به این مناطق وارد می کند (۴)؛ در این بین کشور ایران نیز طبق اعلام سازمان بهداشت جهانی جز مناطق اندمیک محسوب می شود و استان های خراسان، آذربایجان غربی، آذربایجان شرقی، همدان و اردبیل از جمله استان های هایپر اندمیک به شمار می روند (۵). چرخه زندگی این انگل در دو میزبان اصلی و واسط سپری می شود که سگ و سگ سانان به عنوان میزبان اصلی و نشخوارکنندگان به عنوان میزبان واسط و انسان به عنوان میزبان واسط اتفاقی برای این انگل می باشند که انگل در میزبان اصلی بیماری خاصی را ایجاد نمی کند اما در میزبان واسط سبب بروز

کیست هیداتیک یا هیداتیدوزیس یکی از بیماری های انگلی مشترک بین انسان و دام است که توسط لارو مهم ترین کرم نواری کوچک در پزشکی به طول ۲ الی ۷ میلی متر به نام کینوکوکوس گرانولوزوس ایجاد می شود (۱، ۲). تاکنون تعداد مبتلایان به این بیماری در جهان سه میلیون نفر گزارش شده که بیشتر آن ها در مناطق معتدل جهان مثل کشورهای شرق اروپا و شرق آسیا مثل چین و استرالیا که دام پروری رایج است و یا خانواده ها اقدام به نگهداری سگ در منزل می نمایند زندگی می کنند (۳) و سالانه خسارت های اقتصادی زیادی را در زمینه

* نویسنده مسئول: مجید اسمعیلی زاد، بخش آزمایشگاه مرکزی، مؤسسه تحقیقاتی واکسن و سرم سازی رازی، کرج، ایران
Email: m.esmaeliazad@rvsri.ac.ir

مواد و روش‌ها

سنتز و تکثیر

ابتدا توالی کد کننده اپی‌توپ‌های خطی آنتی‌ژن EG95 به صورت متصل به توالی کد کننده چند پپتید دیگر انگل اکینووکوکوس گرانولوزوس توسط نرم‌افزار ایمونوفورماتیکی IEDB پیش‌بینی شده و توسط شرکت آلمانی سنتز و پس از آن پرایمرهای متناسب دارای جایگاه برش آنزیم محدودکننده *XhoI* برای قسمتی از قطعه سنتتیک کد کننده اپی‌توپ‌های خطی آنتی‌ژن EG95 با استفاده از نرم‌افزار بیوانفورماتیکی (Oligo 5) طراحی و توسط شرکت کانادایی (canada) سنتز شد.

واکنش PCR

واکنش PCR در حجم نهایی ۴۰ میکرولیتر که حاوی ۱۰ پیکومول از هر یک از پرایمرهای رفت با توالی 5'-TGCTCGAGGAATTCATGGAAGCAGCAGC-3' برگشت با توالی 5'-CTCGAGGCTAAACACAAAGCCCCGAATC-3' یک میلی مولار مخلوط dNTPs (شرکت فرمنتاز)، یک واحد آنزیم Taq پلی‌مراز، ۴ میکرولیتر بافر 10x PCR و ۱/۵ میلی-مولار Mg (شرکت سیناژن) و آب دو بار تقطیر تحت شرایط: دمای واسرشته (denaturation) اولیه ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳ دقیقه، ۳۵ چرخه شامل واسرشته شدن در دمای ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱ دقیقه، اتصال (Annealing) آغازگر در دمای ۵۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۵ ثانیه و طویل شدن (Extension) در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۵ ثانیه و پلیمریزاسیون نهایی در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۷ دقیقه در دستگاه PCR (شرکت eppendorf) انجام شده و تأیید آن با الکتروفورز شدن ۵ میکرولیتر از محصول PCR در ژل آگارز ۲ درصد به مدت ۲ ساعت با ولتاژ ۶۵ صورت گرفت.

کلونینگ

۱۰ میکرولیتر از محصول PCR در یک واکنش ۳۰ میکرولیتری با سه میکرولیتر بافر 10x، ۱ میکرولیتر آنزیم *XhoI* (۱۰ واحد شرکت فرمنتاز) و ۱۶ میکرولیتر آب دو بار تقطیر جهت هضم آنزیمی مخلوط شده و پس از انکوبه شدن در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲ ساعت، به منظور غیرفعال شدن آنزیم به مدت ۲۰ دقیقه در دستگاه ترموبلاک با دمای ۶۵ درجه سانتی‌گراد قرار گرفت. هضم آنزیمی وکتور

مشکلاتی مثل تشکیل کیست در اندام‌های خاص مانند کبد و گاهی ریه، قلب، کلیه و مغز می‌شود (۱، ۶). این بیماری با جراحی و استفاده از داروهای شیمیایی مثل آلبندازول، مبندازول و پرازی کوانتل تا حدودی قابل‌درمان است که معمولاً هزینه‌های بالایی را به همراه داشته و از طرفی در مواردی مثل وجود کیست در اندام‌های حساسی مانند قلب و یا بارداری امکان جراحی و شیمی‌درمانی بسیار کم است که اهمیت پایه‌گذاری برنامه‌های کنترل، پیش‌گیری و تهیه واکسن مناسب برای مقابله با این عفونت انگلی و بسیاری از عفونت‌های انگلی دیگر که از بین ۶ بیماری مهم جهان ۵ مورد را به خود اختصاص داده‌اند مطرح می‌شود (۷-۹)؛ نقطه آغاز مطالعه‌های انجام‌شده در رابطه با این عفونت از سال ۱۹۹۶ با واکسن نو ترکیب بر پایه یکی از آنتی‌ژن‌های مرحله انکوسفری انگل با عنوان EG95 بود که در واکسیناسیون گوسفندان در نیوزلند نتایج بسیار چشم‌گیری را نشان داد و در سال‌های بعد تحقیقات انجام‌شده در آرژانتین، ایتالیا، استرالیا و چین نیز حفاظت بالای ایجادشده توسط این واکسن علیه سروتیپ G1 را تأیید کردند (۱۰، ۱۱) اما مطالعه بیماران تحت جراحی قرارگرفته به‌منظور بررسی تشکیل مجدد کیست نه‌تنها در کبد بلکه در قسمت‌های دیگر بدن نشان از تأثیر مثبت پاسخ ایمنی سلولی Th1 جهت غلبه بر این بیماری در افراد مقاوم بوده که واکسن حاضر علاوه بر تحریک این نوع سیستم ایمنی، پاسخ ایمنی همورال را نیز تحریک می‌کند که ایمنی همورال با تولید ایمنوگلوبولین‌ها از طریق سمیت سلولی تعدیل‌شده وابسته به آنتی‌بادی که یک مکانیسم وابسته به Th2 است عمل کرده و اینترلوکین ۴ ترشح‌شده از Th2 مانع تمایز سلول‌های Th0 به Th1 می‌شود (۱۲، ۱۳)؛ لذا در پروژه‌ی حاضر با توجه به این مسئله و با در نظر گرفتن این نکته که مطالعه‌های انجام‌شده در رابطه با این آنتی‌ژن نشان‌دهنده‌ی سه ناحیه غالب متصل شونده به آنتی‌بادی روی پروتئین نو ترکیب EG95 بوده که ایمنی‌زایی آن بیشتر ناشی از این اپی‌توپ‌های خطی می‌باشد (۱۴) به‌منظور بهینه‌سازی طراحی و تعدیل شرایط مطلوب واکسن موجود توالی کد کننده این اپی‌توپ‌های خطی (تحریک‌کننده لئوسیت‌های T) آنتی‌ژن در وکتور بیانی pGEX4T1 کلون شده و بیان آن با روش SDS-PAGE بررسی گردید که پروتئین نو ترکیب بیان بسیار مطلوبی را در سلول BL21 نشان داد.

توالی یابی توسط شرکت کرهای ماکروژن انجام گردید.

بیان پروتئین نوترکیب

به منظور بیان پروتئین نوترکیب ابتدا ۵۰ نانوگرم از وکتور نوترکیب و وکتور طبیعی به روش شوک حرارتی هرکدام جداگانه به ۱۰۰ میکرولیتر سلول مستعد BL21 که با روش $CaCl_2$ آماده شده انتقال داده و پس از رشد در محیط LB آگار حاوی ۱۰۰ میکروگرم بر میلی لیتر آمپی سیلین، یک کلونی تک از هرکدام انتخاب و کشت اولیه آن در ۵ میلی لیتر محیط 2YT حاوی آمپی سیلین (۱۰۰g/ml) به مدت یک شبانه روز در انکوباتور شیکردار با دور ۱۵۰ rpm و دمای ۳۷ درجه سانتی گراد قرار داده و بعد به ۵۰ میلی لیتر محیط 2YT حاوی آمپی سیلین منتقل و پس از کشت در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد در انکوباتور شیکردار زمانی که OD600 آن به ۰/۹ رسید به هر دو نمونه IPTG (غلظت نهایی ۰/۴ mM) اضافه شده و در زمان های ۰، ۱، ۲، ۳ و ۴ یک over night از کشت ها نمونه برداری انجام و پس از رسوب گیری با میکروسانتریفوژ، رسوب نمونه ها در ۵۰ میکرولیتر بافر ۱% PBS و ۸۰ میکرولیتر sampel بافر (۲% SDS، ۳۰٪ گلیسرول، ۰/۰۵ M tris pH=6.8، ۱۰٪ بروموفنول آبی) و ۷/۵ میکرولیتر بتا-مرکاپتواتانول حل شده و پس از ۱۰ دقیقه قرار گرفتن در بن ماری با دمای ۱۰۰ درجه سانتی گراد و سپس میکروسانتریفوژ با دور ۱۳۰۰۰ rpm به مدت ۵ دقیقه، در ژل SDS-PAGE 10% با ولتاژ ۱۰۰ به مدت ۶ ساعت الکتروفورز شد.

pGEX4T1 تخلیص شده با روش جدید سمبروک همراه با استفاده از $CaCl_2$ و PEG6000 جهت حذف RNAهای با وزن-های مولکولی متفاوت است (۱۵، ۱۶) نیز طبق شرایط هضم محصول PCR انجام و جهت تأیید در ژل آگارز ۱ درصد الکتروفورز شد (ولتاژ ۸۰)؛ پس از تأیید هضم کامل وکتور ۱۵ میکرولیتر از آن با ۱۰ میکرولیتر محصول PCR در یک واکنش ۳۰ میکرولیتری با ۱ میکرولیتر آنزیم T4 DNA Ligase (واحد شرکت فرمنتاز) جهت اتصال مخلوط شده و به مدت ۱۶ ساعت در دمای ۱۶ درجه سانتی گراد انکوبه شد، در نهایت ۱۰ میکرولیتر از محصول اتصال (لیگاسیون) با روش شوک حرارتی (دمای ۴۴ درجه سانتی گراد به مدت ۹۰ ثانیه) به سویه HB101 سلول های E.coli منتقل و در محیط LB آگار حاوی آمپی سیلین با غلظت ۵۰ میکروگرم بر میلی لیتر در انکوباتور با دمای ۳۷ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت کشت داده شد.

انتخاب کلونی مثبت و توالی یابی

جهت انتخاب کلونی های مثبت ابتدا با پرایمرهای رفت و برگشت قطعه مورد نظر و سپس پرایمر رفت قطعه مورد نظر و برگشت T7 بر روی کلنی های رشد کرده به روش مستقیم PCR انجام شد و پس از تأیید اولیه کلنی مثبت، از کلونی مورد نظر کشت مایع تهیه شده و پس از تخلیص وکتور نوترکیب با روش جدید سمبروک و تکرار واکنش PCR روی وکتور نوترکیب تخلیص شده، در پایان تأیید نهایی کلونینگ با

EcoRI

5'-tg **ctcga** gaattc **ata** gaagcagcagcaa-3'

aaaqaaqcagcagcaaaaacqaaacqccqctcgcqtaaacac

T E T P L R K H

tttaacctgacgcccgggtgcggtgtgaaacgtagcctgaaagcgggtgaacccgagcgcgatccg

F N L T P V R V K R S L K A V N P S D P

ctgggtgtataaacgtcagacggcgaaatttcgtgtgaaacgtgatattgaaacgcccgcgc

L V Y K R Q T A K F R V K R D I E T P R

gcgggcaaaaaagaaagcacgggtgatgacgagcggcagcgcggtgtgaaacgtagcgcg

A G K K E S T V M T S G S A R V K R S A

ctgacgagcgcgatttgcgggctttgtgttttagccgt

L T S A I A G F V F S

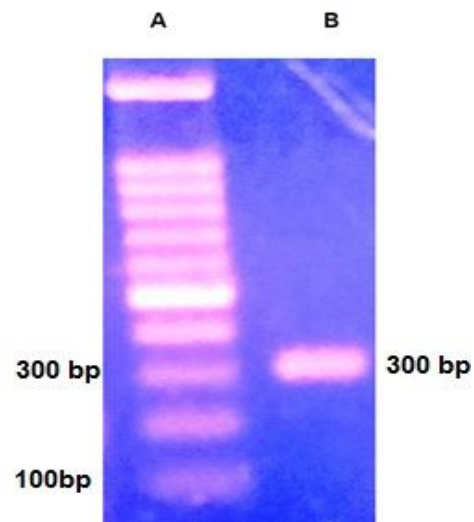
5'-ca **ctc gag** gct aaa cac aaa gcc cgc aat c-3'

XhoI

شکل ۱- توالی DNA و پروتئینی کد کننده اپی توپ های خطی پیش بینی شده آنتی ژن EG95 اکینو کوکوس گرانولوزوس

نتایج**PCR**

توالی DNA ویژه کد کننده‌ی اپی‌توپ‌های خطی آنتی‌ژن EG95 انگل اکینوкокوس گرانولوزوس همراه با توالی پرایمرها و جایگاه برش آنزیم *XhoI* و توالی پروتئینی آن در شکل ۱ و تکثیر کامل و اختصاصی این توالی از روی توالی سنتتیک که با روش PCR انجام شده در شکل ۲ با وزن مولکولی ۳۰۰ جفت باز نشان داده شده است.



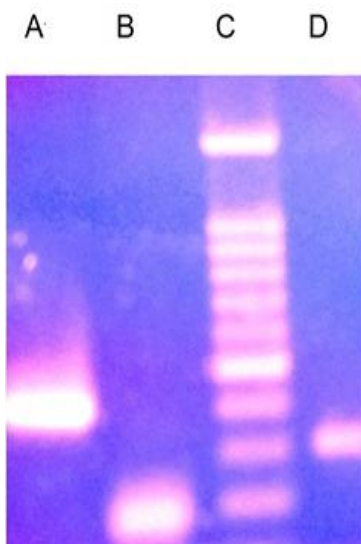
شکل ۲- محصول PCR در ژل آگارز ۲ درصد
A سایز مارکر DNA 100bp (شرکت سیناژن)
B محصول PCR با سایز ۳۰۰ bp

تأیید کلونینگ و ساخت وکتور نو ترکیب pGEX4T1-ChEg95

محصول PCR در ناقل بیانی pGEX4T1 کلون شده و پس از تأیید اولیه با روش کلونی PCR، پلاسمید نو ترکیب با روش جدید لیز قلیایی که همراه با استفاده از $CaCl_2$ و PEG6000 است تخلیص و به منظور تأیید مجدد به همراه وکتور طبیعی در ژل آگارز ۱ درصد همراه با سایز مارکر ران شد که اختلاف اندازه بین سوپرکویل آن و وکتور طبیعی نشانگر تأیید صحت کلونینگ بوده که در شکل ۳ نشان داده شده است و همان طور که در باند C مشخص است وکتور نو ترکیب کمی سنگین تر از وکتور طبیعی است.

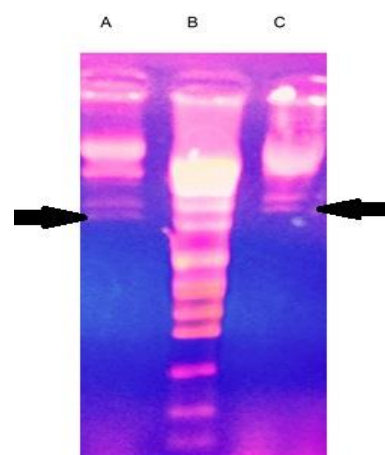
تأیید جهت قطعه ورودی

PCR انجام شده با وکتور نو ترکیب تخلیص شده همراه با پرایمر رفت EG95 و برگشت T7 و PCR انجام شده روی وکتور طبیعی همراه با پرایمر رفت و برگشت T7 به خوبی نشانگر تأیید صحت قطعه ورودی بوده و همان طور که در شکل ۳ مشخص است PCR با پرایمرهای عمومی T7 قطعه‌ای به طول ۱۰۰ جفت باز و PCR با پرایمر رفت EG95 و برگشت T7 قطعه‌ای به طول ۴۰۰ جفت باز را نشان می‌دهند که اختلاف اندازه محصولات گواه دیگری بر صحت جهت قطعه ورودی است.



شکل ۴: محصول PCR در وکتور نو ترکیب

A: محصول PCR با پرایمر برگشت T7 و پرایمر رفت EG95 با سایز ۴۰۰ bp
B: محصول PCR با پرایمر رفت و برگشت T7 با سایز ۲۰۰ bp (در وکتور طبیعی)، C: سایز مارکر ۱۰۰bp شرکت سیناژن
D: محصول PCR با پرایمر رفت و برگشت EG95

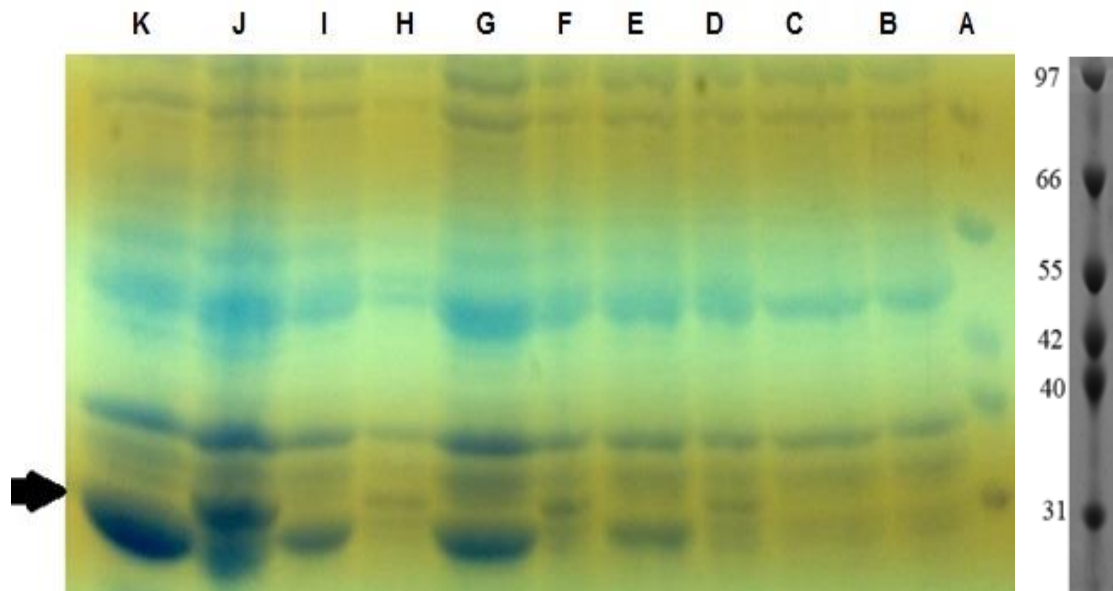


شکل ۳- مقایسه سوپرکویل وکتور نو ترکیب و طبیعی
A: وکتور طبیعی- pGEX4T1 (بدون قطعه ورودی)
B: سایز مارکر DNA 500bp (شماره ۷ شرکت فرمنتاز)
C: وکتور pGEX4T1- نو ترکیب

بیان پروتئین نوترکیب

روش یعنی واکسن معطوف داشته که Heath و همکاران در سال ۱۹۹۶ با انجام مطالعاتی در رابطه با پپتیدهای آنتی ژنیک انکوسفر انگل، نشان دادند که آنتی ژن‌های ۲۳، ۲۵، ۳۴، ۳۰ و ۴۰ کیلو دالتونی پاسخ حفاظتی خوبی ایجاد می‌کنند. سریع‌ترین پاسخ آنتی‌بادی در برابر آنتی ژن‌های ۱۳ و ۲۵ کیلو دالتونی است و به دنبال آن مؤثرترین واکسنی که امروزه نیز بسیار مطرح است توسط Lightowers و همکاران بر اساس آنتی ژن ۲۵ کیلو دالتونی مرحله انکوسفری این انگل یعنی آنتی ژن EG95 طراحی و ساخته شد (۱۰، ۱۷). تأثیر این واکسن در گوسفندان آلوده چندین کشور دیگر همراه با

بیان پروتئین نوترکیب در سلول BL21 در صورتی که کلونینگ صحیح انجام شده یعنی جهت قطعه ورودی و در نتیجه قالب خواندن آن صحیح باشد به صورت متصل به پروتئین GST انجام خواهد شد که نتایج حاصل از ژل SDS-PAGE به وضوح نشانگر تأیید صحت کلونینگ و بیان پروتئین نوترکیب مورد نظر است که اختلاف اندازه بین پروتئین نوترکیب متصل به GST- Tag و خود پروتئین GST به تنهایی در تمام زمان‌ها نشانگر صحت سنتز پروتئین نوترکیب و حداکثر غلظت آن در زمان Over night است.



شکل ۵: محصولات بیان پروتئین نوترکیب در SDS-PAGE. A: سایز مارکر Mid range پروتئین (شرکت Promega)، B: محصولات پروتئین حاصل از تخلیص کشت سلول BL21 حاوی وکتور pGEX4T1 طبیعی در زمان. C: محصولات پروتئین حاصل از تخلیص کشت سلول BL21 حاوی وکتور pGEX4T1 نوترکیب در زمان. D، E، F و H محصولات پروتئینی کشت حاوی وکتور نوترکیب به ترتیب در زمان ۲، ۳ و ۴ (پس از اضافه کردن IPTG). E، G و I محصولات پروتئینی کشت حاوی وکتور طبیعی به ترتیب در زمان ۲، ۳ و ۴. J: محصولات پروتئینی حاصل از کشت Over night سلول BL21 حاوی وکتور نوترکیب. K: محصولات پروتئینی حاصل از کشت Over night سلول BL21 حاوی وکتور طبیعی

بحث و نتیجه‌گیری

مطالعات انجام شده توسط Chow و همکاران در رابطه با ژنوم انگل نشان داد ژن کد کننده آنتی ژن EG95 مربوط به یک خانواده ژنی، دارای هفت ژن است که از نظر توالی و ساختار تا حدود زیادی بین اکثر سروتیپ‌های این انگل حفاظت شده و در نتیجه این احتمال وجود دارد که بتواند پاسخ ایمنی چشم‌گیری را علیه سروتیپ‌های متفاوت این انگل ایجاد نماید (۱۸، ۱۹)؛ لذا بیشتر مطالعات در رابطه با طراحی و ساخت واکسن علیه

هیداتیدوزیس یکی از بیماری‌های انگلی مشترک بین انسان و دام است که موجب خسارات بهداشتی و اقتصادی فراوان در نواحی اندمیک می‌شود؛ لذا مقابله با آن امری مهم و ضروری است. تاکنون از روش‌های متنوعی در مقابله با این بیماری استفاده شده اما محدودیت‌های روش‌های درمانی موجود توجه دانشمندان و محققین را به مناسب‌ترین و مقرون به صرفه‌ترین

واکسن نوترکیب EG95 (۱۴، ۲۵)، Xiumin MA و همکاران در سال ۲۰۱۳ ترکیب نواحی اپی‌توپی سلول‌های B و T آنتی-ژن EG95 را پیشنهاد کرده و اسمعیلی‌زاد و همکاران نیز با ترکیب نواحی اپی‌توپی این آنتی‌ژن همراه با چند آنتی‌ژن دیگر انگل توانستند ایمنی مطلوبی را در حیوانات مدل آزمایشگاهی القا نمایند (۲۶، ۲۷). بنابراین با توجه به پیشینه مطالعات و آزمایش‌های صورت گرفته، برای بهینه‌سازی کارآمدترین و پر-صرف‌ترین واکسن علیه کیست هیداتیک در تحقیق حاضر فقط اپی‌توپ‌های خطی آنتی‌ژن Eg95 با هدف تحریک پاسخ ایمنی Th1 در وکتور pGEX4T₁ کلون گردید و بیان مطلوب آن نیز با روش SDS-PAGE تأیید شد که در مراحل بعدی آزمایش پاسخ ایمنی القا شده با این سازه نوترکیب مورد بررسی و با پاسخ ایمنی حاصل از DNA واکسن طراحی و ساخته شده بر اساس همین آنتی‌ژن توسط همین گروه در این آزمایشگاه بر حیوانات مدل آزمایشگاهی با هدف انتخاب مناسب‌ترین گزینه، مورد مقایسه قرار خواهد گرفت و در صورت امکان القا پاسخ ایمنی در نشخوارکنندگان نیز مورد بررسی قرار خواهد گرفت.

تشکر و قدردانی

مقاله حاضر بخشی از پروژه‌ی تحقیقاتی بخش آزمایشگاه مرکزی مؤسسه تحقیقاتی واکسن و سرم‌سازی رازی کرج است؛ بدین‌وسیله نویسنده از تمامی همکاران و کارکنان بخش به پاس همکاری، کمال تشکر و قدردانی را به عمل می‌آورد.

تعارض منافع

نویسندگان مقاله هیچ گونه تعارض منافی را اعلام ننموده‌اند.

کیست هیداتیک را غالباً بر پایه این آنتی‌ژن و توسعه این واکسن نوترکیب سوق دادند. پیچیده بودن سیر تکاملی انگل‌ها، داشتن چندین فرم و استراتژی‌های زیرکانه به‌منظور فرار از سیستم ایمنی میزبان، انتخاب آنتی‌ژن‌های مطلوب به‌عنوان کاندید برای طراحی و تهیه واکسن علیه این انگل و بسیاری از انگل‌های دیگر را با مشکلاتی همراه ساخته است. تحقیقات در مورد بسیاری از بیماری‌های انگلی مثل مالاریا، شistosomiasis و لیشمانیا مبنی بر مؤثر بودن استفاده ترکیبی از آنتی‌ژن‌های مختلف مراحل زندگی انگل، مطالعه محققین فعال در زمینه کیست هیداتیک را نیز به سمت طراحی واکسن بر اساس آنتی-ژن‌های مختلف انگل مثل EgTrp-EgA31 و Eg95-EgA31 جهت داد که در سطح حیوانات مدل آزمایشگاهی نتایج مطلوبی را نیز نشان دادند (۲۰-۲۳)، اما با پیشرفت مطالعات در زمینه درمان بیماری‌های انگلی مشخص شد که غلبه بر این بیماری‌ها مستلزم تحریک پاسخ ایمنی Th1 است که با تولید سایتوکاین‌های اینترفرون گاما (IFN- α) به‌عنوان تحریک‌کننده ماکروفاژی و لنفوتوکسین α (TNF- α) و IL-2 عمل می‌کند (۱۲، ۲۴)؛ لذا ادامه مطالعات همراه با پیشرفت‌های حاصل در علوم ایمنی-شناسی، سلولی و مولکولی و بیوتکنولوژی و نیز شناسایی و درک کامل از پاسخ ایمنی ایجاد شده در پی واکنش‌های سلولی مطالعه محققین جهت تهیه واکسن علیه بیماری‌های انگلی را به سمت طراحی و ساخت واکسن‌هایی بر اساس نواحی اپی-توپی تحریک‌کننده پاسخ Th1 معطوف ساخت که در رابطه با مالاریا به‌عنوان کشنده‌ترین بیماری انگلی نتایج بسیار مطلوبی را نشان داده است؛ لذا با توجه به این مطالب و مطالعات Woollard و همکاران مبنی بر ایمنی‌زایی اپی‌توپ‌های خطی

References

- Moro P, Schantz PM. Echinococcosis. IJID. 2009; 13(2): p. 125-133.
- Siracusano A, Teggi A, Ortona E. Human cystic echinococcosis old problems and new perspectives. IPID. 2009; p 1-7.
- Grosso G, Marventano S, Mistretta A. Worldwide epidemiology of liver hydatidosis including the Mediterranean area. WJG. 2012; 18(13): p. 1425-37.
- Harandi MF, Budke CM, Rostami S. The monetary burden of cystic echinococcosis in Iran. PNTD. 2012; 6(11): p. 1915.
- Tavakoli H, Bayat M, Kousha A. Hydatidosis infection study in human and livestock populations during 2002-2007. AEAES. 2008;4(4): p. 473-7
- Lafci H. Unusual localizations of hydatid disease. AMA. 2003; 30(2): p. 61-64.

7. Falagas ME, Bliziotis IA. Albendazole for the treatment of human echinococcosis: a review of comparative clinical trials. *AJMS*. 2007; 334(3): p. 171-179.
8. Buttenschoen K, Buttenschoen DC. Echinococcus granulosus infection: the challenge of surgical treatment. *LAS*. 2003; 388(4): p. 218-230.
9. Rozanes I, Guven K, Acunas B, Emre A. Cystic echinococcal liver disease new insights into an old disease and an algorithm for therapy planning. *CAIR*. 2007; 30(6): p. 1112-1116.
10. Lightowlers M, Lawrence S, Gaucci C, Young J, Ralston M, Mass D, et al. Vaccination against hydatidosis using a defined recombinant antigen. *PI*. 1996; 18(9): p. 457-462.
11. Heath D, Jensen O, Lightowlers M. Progress in control of hydatidosis using vaccination a review of formulation and delivery of the vaccine and recommendations for practical use in control programmes. *AT*. 2003; 85(2): p. 133-143.
12. Zhang W, Wen H, Li J, Lin R, Donald P, Manus Mc. Immunology and immunodiagnosis of cystic echinococcosis: an update. *CADI*. 2012; p. 1-10.
13. Al-Qaoud KM, Abdel-Hafez SK. The induction of T helper type 1 response by cytokine gene transfection protects mice against secondary hydatidosis. *PR*. 2008; 102(6): p. 1151-1155.
14. Woollard D, Gauci C, Heath D, Lightowlers M. Epitope specificities and antibody responses to the EG95 hydatid vaccine. *PI*. 1998; 20(11): p. 535-540.
15. Sauer ML, Kollars B, Geraets R, Sutton F. Sequential CaCl₂ polyethylene glycol precipitation for RNase-free plasmid DNA isolation. *AB*. 2008; 380(2): p. 310-314.
16. Mesri R, Esmaelizad M, Angaji SA, Tahmaseb M, Ahmadzadeh M, Mohammadi S. Prediction and cloning linear Tcell epitopes of P14-3-3 antigen into pEGFP-N1 as a DNA vaccine model to induce immuno response against hydatidosis and it's expression in CHO cell line. *Armaghan danesh*. 2015. 20(8).666-676. [In persian]
17. Heath DD, Lawrence SB. Antigenic polypeptides of Echinococcus granulosus oncospheres and definition of protective molecules. *PI*. 1996;18(7): p. 347-357.
18. Chow C, Gauci CG, Cowman A, Lightowlers M. A gene family expressing a host-protective antigen of Echinococcus granulosus. *MABP*.2001; 118(1):p. 83-88.
19. Chow C, Gauci GC, Vural G, Jenkins DJ, Heath DD, Rosenzvit MC, et al. Echinococcus granulosus variability of the host-protective EG95 vaccine antigen in G6 and G7 genotypic variants. *Ep*. 2008; 119(4): p. 499-505.
20. Rogers WO, Baird JK, Kumar A, Tine J, Weiss W, Aguiar JC, et al. Multi stage Multi antigen Heterologous Prime Boost Vaccine for Plasmodium know lesi Malaria Provides Partial Protection in Rhesus Macaques. *IAI*. 2001; 69(9): p. 5565-5572.
21. Zhang Y, Taylor MG, Johansen MV, Bickle QD. Vaccination of mice with a cocktail DNA vaccine induces a Th1-type immune response and partial protection against Schistosoma japonicum infection. *Vaccine*, 2001; 20(5): p. 724-730.
22. Fraize M, Sarciron ME, Azzouz S, Issaadi N, Bosquet G, Petavy AF. Immunogenicity of two Echinococcus granulosus antigens EgA31 and EgTrp in mice. *PR*. 2005; 96(2): p. 113-120.
23. Zhou BY, Chen YT, Wen-gui L, Yang M. Construction and identification of the recombinant fusion gene vaccine Bb-Eg95-EgA31 of Echinococcus granulosus. *CJOZ*. 2009; 6: p. 004.
24. Bayraktar MR, Mehmet N, Durmaz R. Th1 and Th2 inducing cytokines in Cystic echinococcosis. *TPDI*. 2005; 29(3): p. 167-170.
25. Schwartz L, Brown GV, Genton B, Moorthy VS. A review of malaria vaccine clinical projects based on the WHO rainbow table. *MJ*. 2012; 11(1): p. 1.
26. Ma X, Zhou X, Zhu Y, Li Y, Wang H, Mamuti W, et al. The prediction of T-and B-combined epitope and tertiary structure of the Eg95 antigen of Echinococcus granulosus. *ETM*. 2013; 6(3): p. 657-662.
27. Esmaelizad M, Ahmadian Gh, Aghaiypour Kh, Shamsara M, Paykari H, Tebianian M. Induction of protective T-helper 1 immune responses against Echinococcus granulosus in mice by a multi-T-cell epitope antigen based on five proteins. *MIOC*. 2013; 108(4): p. 408-413.
16. Mitsuhata H, Shimizu R, Yokoyama MM. Suppressive effects of volatile anesthetics on cytokine release in human peripheral blood mononuclear cells. *Int J Immunopharmacol*. 1995;17(6):529-534.
17. Helmy SA, Al-Ayah RJ. The immunomodulatory effects of prolongedintravenous infusion of propofol versus midazolam in critically ill surgical patients. *Anesthesia*. 2001;56(1):4-8.
18. Hu Y, Liang D, Li X, Liu HH, Zhang X, Zheng M, et al. The role of interleukin-1 in wound biology. Part I: Murine in silico and in vitro experimental analysis. *Anesth Analg*. 2010;111(6):1525-33.
19. González-Correa JA, Cruz-Andreotti E, Arrebola MM, López-Villodres JA, Jódar M, De La Cruz JP. Effects of propofol on the leukocyte nitric oxide pathway: in vitro and ex vivo studies in surgical patients. *Naunyn Schmiedebergs Arch Pharmacol*. 2008;376(5):331-339.
20. Chin GA, Diegelmann RF, Schultz GS. Cellular and molecular regulation of wound healing. *Basic. Clinical Dermatol*.2005;33(3):17-39.



Original Article

Cloning of Linear T-cell Epitopes of EG95 Antigen of *Echinococcus Granulosus* into pGEX4t1 Vector and Expression Analysis by SDS-PAGE

Mesri R¹, Esmaelizad M^{2*}, Ahmadzadeh M¹, Mohammadi S¹, Angaji SA¹, Yazdanpour Z², Mirhaghgo Jalali F²

1- Department of Cellular & Molecular, Faculty of Biological Sciences, Kharazmi University, Tehran, Iran

2- Central lab, Razi Vaccine and Serum Research Institute, Karaj, Iran

Received: 09 Feb 2015

Accepted: 14 Jun 2016

Abstract

Background & Objectives: *Echinococcus granulosus* causes a common disease between humans and animals that called hydatid cyst or hydatidosis. The recombinant EG95 vaccine based on cloning of the 25 KD oncospherical antigen-Eg95- in pGEX stimulated significant humoral and cellular immunity in sheep, but regarding the effect of TH1cell immunity against this parasite and the influence of the linear T-cell epitopes in stimulating this immunity, only the coding sequence of linear T Cell epitopes of EG95 was cloned in pGEX and analyzed its expression to optimize the qualification of this available vaccine in this study.

Materials & Methods: The coding sequence of EG95 linear epitopes by IEDB software were predicted and synthesized. After PCR, the amplicon and pGEX4T1 were digested by *xhoI* restriction enzyme, the fragment was cloned into pGEX4T1 by heat shock method, and Positive colonies were selected by direct PCR with specific primers. The recombinant protein expression was evaluated in BL21 cells by 10% SDS-PAGE.

Results: The coding sequence of EG95 linear T-cell epitopes was amplified by PCR and cloned into pGEX4T1 vector. The recombinant plasmid was selected with Colony PCR and size difference between intact and recombinant purified vectors. Recombinant protein expression with high significant concentration was recognized by SDS-PAGE.

Conclusion: The EG95 linear T-cell epitopes coding sequence has been successfully cloned into pGEX4T1 vector and expressed into BL21 cells.

Keywords: EG95 antigen, Epitope vaccine, Hydatid cyst, T lymphocyte

*Corresponding author: Majid Esmaelizad, Central lab, Razi Vaccine and Serum Research Institute, Karaj, Iran.
Email: m.esmaelizad@rvsri.ac.ir,