

کلونینگ و بیان مناطق بالقوه آنتی ژنیک و اختصاصی پروتئین ۳-۳-۱۴ فاسیولا ژیگانتیکا

لیلا دانه چین^{۱*}، محمد حسین راضی جلالی^۲، مسعود رضا صیفی آباد شاپوری^۲

۱. دانشجوی دکتری تخصصی انگل شناسی، دانشگاه فردوسی مشهد، مشهد، ایران

۲. دانشگاه شهید چمران اهواز، اهواز، ایران

*نویسنده مسئول: danehchin90@yahoo.com

چکیده

فاسیولا ژیگانتیکا درمان‌ناپذیر است که می‌تواند طیف وسیعی از میزبان‌های مهره دار را آلوده کند. اغلب در نشخوارکنندگان اهلی مانند گاو، بز و گوسفند یافت شده است. تشخیص عفونت‌های فاسیولا بر پایه آزمایش مدفوع و شمارش تخم یا آزمایش‌های سرولوژیکی که بعضی از آنها بر مبنی شناسایی آنتی‌ژن است صورت می‌گیرد. در صورت جستجوی برخی از آنتی‌ژن‌های خاص انگل تشخیص زود هنگام بیماری امکان پذیر می‌گردد. پروتئین ۳-۳-۱۴ فاسیولا به عنوان یکی از آنتی‌ژن‌های تشخیصی برای استفاده در آزمایشات تشخیصی و مطالعات مرتبط با واکسن می‌باشد. هدف از این تحقیق کلون کردن ژن ۳-۳-۱۴ انگل فاسیولا ژیگانتیکا در وکتور pMal-c2x و بررسی بیان آن در *شرشیا کلی* سویه TG1 بود. بدین منظور ابتدا توالی نوکلئوتیدی ۳-۳-۱۴ فاسیولا ژیگانتیکا از منابع اطلاعاتی بانک ژن استخراج و مورد بررسی قرار گرفت تا پرایمرهای مناسب برای تکثیر این ژن در آزمایش RT-PCR طراحی گردد. سپس با استفاده از پرایمرهای طراحی شده ژن ۳-۳-۱۴ با روش RT-PCR تکثیر گشت. عمل برش وکتور و ژن مورد نظر توسط آنزیم‌های تعیین حدود BamHI و HinIII و EcoRI و Sall الحاق آنها به همدیگر با استفاده از آنزیم T4 لیگاز صورت گرفت. این ساختار سرانجام به باکتری *E. coli* سویه TGI منتقل شد و بیان پروتئین ۳-۳-۱۴ با استفاده از روش SDS-Page بررسی گردید. نتایج حاصل از این تحقیق نشان می‌دهد که پلاسمید نوترکیب تهیه شده به خوبی موجب بیان این ژن می‌شود.

کلمات کلیدی: فاسیولا ژیگانتیکا، پروتئین ۳-۳-۱۴، بیان، pMal-c2x، *E. coli*.

مقدمه

جهانی بهداشت از میان ۱۷۰۹ عامل بیماری زا، ۸۳۲ عامل، از حیوانات به انسان منتقل می‌شود و همچنین از میان ۱۵۶ بیماری نوپدید شناخته شده در انسان، ۱۱۴ مورد آن از حیوانات به انسان منتقل می‌گردند (Hosseini et al., 2004; Nickakhtar, 2009).

آلودگی کبد حیوانات اهلی به فاسیولا هیپاتیکا و فاسیولا ژیگانتیکا انتشار جهانی دارد و باعث بیماری فاسیولوزیس می‌گردد که خسارات اقتصادی فراوانی به صورت مستقیم و غیرمستقیم به صنعت دامپروری کشور وارد می‌کند. ابتلا به

فاسیولا یکی از عوامل مهم ایجاد عفونت در انسان و حیوانات می‌باشد و در قرن نوزدهم تخمین زده شد که فاسیولا عامل از بین رفتن یک میلیون رأس گوسفند در سال است. فاسیولوزیس به عنوان یکی از مشکلات عمده بهداشتی کشور است که سالهاست به صورت یک معضل، بخشی از منابع انسانی و مالی کشور را به خود اختصاص داده است و در مناطق مختلف به صورت بیماری‌های نوپدید و باز پدید مطرح شده است. این بیماری مشترک بین انسان و حیوان می‌باشد که براساس گزارش سازمان

(Chaithirayanon et al., 2006). با توجه به اینکه روش‌های تشخیص متداول آلودگی به فاسیولا آزمایش مدفوع و دیدن تخم و یا کالبدگشایی و مشاهده کرم بالغ در مجاری صفراوی است، توسعه روش‌هایی جهت تشخیص سریع و درمان به موقع ضروری به نظر می‌رسد. لذا بعنوان اولین گام در این زمینه هدف از مطالعه حاضر تکثیر و بیان آنتی ژن فاسیولا تریگانتیکا با روش کلونینگ، به عنوان آنتی ژن تشخیصی که بعداً جهت تست های سرولوژیکی برای تشخیص به موقع فاسیولا مورد استفاده قرار بگیرد (Hosseini et al., 2004).

مواد و روش کار

استخراج توالی ژن ۳-۱۴ از بانک ژن و طراحی پرایمر

در این مطالعه علاوه بر طراحی پرایمرهای لازم برای تکثیر توالی ژن ۳-۱۴ بطور کامل دو زوج پرایمر برای تکثیر دو قطعه کوتاه‌تر این ژن (قطعه شماره ۱ کد کننده اسیدهای آمینه ۷۲ تا ۹۹ و قطعه شماره ۲ کد کننده اسیدهای آمینه ۱۴۲ تا ۱۷۴) نیز طراحی شدند. انتخاب این مناطق از ژن ۳-۱۴ با توجه به نتایج مطالعات هم‌ترازی و فیلوژنتیک توالی اسید آمینه‌ای پروتئین ۳-۱۴ فاسیولا تریگانتیکا با توالی های مشابه این پروتئین در سایر موجودات و نیز الگوی آنتی ژنیسیتهی این پروتئین صورت پذیرفت.

توالی نوکلئوتیدی ژن ۳-۱۴ با شماره دسترسی AY878648.1 از بانک ژن استخراج و با استفاده از نرم افزار Bioedit، مکان‌های برش آنزیم‌های محدودالثر بر روی آن مشخص شد. بر اساس این اطلاعات و نیز با توجه

فاسیولا موجب تلفات، ضبط لاشه‌ها، ضبط کبدهای آلوده، کاهش وزن، کاهش پشم، کاهش باروری، مرگ زود رس جنین، کاهش شیر و غیره می‌شود (Paz-Silva et al., 2004; Molina Elizabeth and Skerratt Lee, 2005; Eslami, 1999)

خانواده پروتئین‌های ۳-۱۴ شامل گروهی از پروتئین‌های دارای فعالیت تنظیمی می‌باشد که در تمام سلول‌های یوکاریوتی بشکل ثابت بیان میشوند. این پروتئین‌ها به انواعی از پروتئین‌های انتقال دهنده پیام مانند کینازها، فسفاتازها و گیرنده‌های داخل غشایی متصل می‌شوند. اطلاق نام ۳-۱۴ به دلیل الگوی خالص سازی و حرکت این پروتئین‌ها در کروماتوکرافی و الکتروفورز بوده است. با توجه به تعدد پروتئین‌های انتقال دهنده پیام که تعداد آنها نزدیک به ۱۰۰ نوع می‌باشد، در هر گونه حیوانی ممکن است چند ایزوفرم از این پروتئین بیان شود. در مطالعه حاضر در تحقیق بر روی پروتئین‌های تگومنت فاسیولا تریگانتیکا، ژن کد کننده یکی از پروتئین‌های این گروه در فاسیولا تریگانتیکا مورد شناسایی قرار می‌گیرد. پروتئین ۳-۱۴ شناسایی شده از ایمنی زایی نسبتاً بالایی برخوردار است و ممکن است دارای قابلیت استفاده در آزمایشات تشخیصی سرمی باشد. در واقع مقایسه توالی اسید آمینه‌ای این پروتئین با پروتئین‌های شاخه شده در سایر موجودات وجود مناطق کاملاً مشابه را تایید کرده و واکنش متقاطع آنتی ژنی با پروتئین‌های موش، انسان و برخی شیستوزوماها نشان داده شده است. علیرغم این نتایج، وجود مناطق کاملاً متفاوت در توالی اسید آمینه‌ای این پروتئین که احتمالاً خاص گونه فاسیولا می‌باشد مشاهده شده است

حاصل از ژن خارجی خواهد بود. از پروتئین MBP جهت خالص کردن پروتئین فیوژن در ستون کروماتوگرافی استفاده می‌شود. (Ausubel et al., 1992)

ترانسفورماسیون

در این تحقیق به منظور تکثیر و ازدیاد وکتور pMAL-C2X، این وکتور با روش ترانسفورماسیون یک مرحله ای Chung معروف به روش یک مرحله ای پلی اتیلن گلیکول به باکتری انتقال داده شد (Ausubel et al., 1992).

هضم آنزیمی

برای هضم آنزیمی از آنزیم‌های محدودالانتر BamHI و HinIII برای ژن ۱۴-۳-۳ و (۲) ۱۴-۳-۳ استفاده شد. واز آنزیم‌های محدودالانتر EcoRI و SalI برای ژن (۱) ۳-۳-۳ استفاده شد. از بافر B2 برای ژن اصلی و شماره (۲) و از بافر B4 برای ژن شماره (۱) در یک واکنش هضم مضاعف برای هر دو آنزیم استفاده شد (Ausubel et al., 1992).

اتصال

برای انجام عمل اتصال ابتدا باید DNA و پلاسمید هضم شده خالص می‌شدند. به این منظور هر دو محصول هضم شده (محصول PCR و پلاسمید) ابتدا در ژل آگارز ۱ درصد الکتروفورز و سپس با استفاده از کیت استخراج از روی ژل شرکت QIAGEN خالص شدند. پس از این مرحله میزان پلاسمید و DNA تخمین زده شد و عمل اتصال با استفاده از آنزیم لیگاز T4 طبق دستورالعمل آنزیم صورت گرفت. سپس محصول اتصال با فرض تشکیل

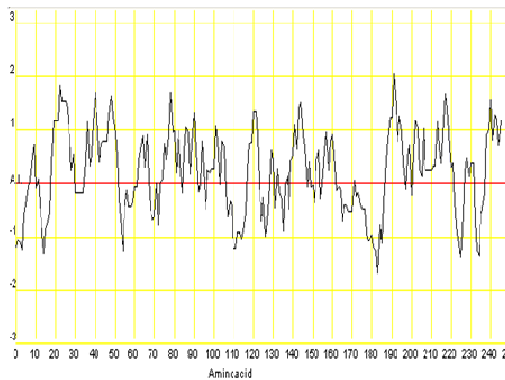
به ردیف نوکلئوتیدی MCS ناقل پلاسمیدی pMAL-C2X پرایمرهای لازم برای تکثیر و کلون توالی کامل ژن ۱۴-۳-۳ طراحی گردید. این پرایمرها و نیز دو زوج پرایمر دیگر که برای تکثیر نواحی نوکلئوتیدی ۲۷۱-۳۵۴ (قطعه شماره ۱) و ۴۸۱-۵۷۹ (قطعه شماره ۲) طراحی و سفارش ساخت داده شدند در جداول زیر نشان داده شده اند. پرایمر F,R مربوط به پروتئین ۱۴-۳-۳ و پرایمر R1 و F1 مربوط به قطعه شماره (۱) و پرایمر F2,R2 مربوط به قطعه (۲) می‌باشد. محل برش آنزیم‌های محدودگر در توالی پرایمرها با زیر خط مشخص شده اند. از آنزیم‌های HinIII, BamHI برای ژن اصلی و آنزیم‌های EcoRI و SalI برای قطعه اول استفاده گردید.

جهت استخراج RNA انگل در آزمایشگاه چندین نمونه ۵۰ میلی گرمی از بافت پیکر انگل‌های زنده تهیه و بلافاصله در داخل میکروتیوب‌های حاوی ۵۰۰ میکرولیتر محلول RNAlater قرار داده شدند. بعد از استخراج RNA از پرایمر R برای تهیه RT استفاده شد. استخراج RNA با ستفاده از محلول تجاری Tripure و بشرح زیر انجام شد.

تکثیر و خالص سازی وکتور

در این تحقیق به منظور کلون و بیان ژن ۱۴-۳-۳ از وکتور pMal-c2X محصول شرکت New England Biolabs استفاده شد. این پلاسمید قادر به ساخت پروتئینی بنام Maltose binding protein (MBP) می‌باشد. پس از قرار گرفتن یک ژن خارجی در کنار ژن سازنده MBP پلاسمید نوترکیب حاصله یک پروتئین فیوژن را خواهد ساخت که بخشی از آن MBP و بخش دیگر پروتئین

محاسبه و ترسیم گردید. همانگونه که ملاحظه می گردد. نواحی پپتیدی کد شونده توسط قطعات شماره ۱ و ۲ انتخاب شده از شاخص آنتی ژنیکی بالایی برخوردار می باشند. براساس توالی اسید آمینه ۹۱ تا ۱۱۸ قطعه (۱) و اسید آمینه ۱۶۳ تا ۱۹۳ قطعه شماره (۲) در نمودار عدد بیشتری را نشان می دهد که نشان دهنده آنتی ژنیسیته قوی-تر می باشد.



شکل ۱- تعیین الگوی آنتی ژنیسیته پروتئین ۳-۳-۱۴ فاسیولاژیگانتیکا

نتایج RT-PCR برای تکثیر ژن ۳-۳-۱۴ پس از انجام آزمایش RT-PCR محصول آزمایش قطعه کامل ژن ۳-۳-۱۴ در ژل آگارز ۱ درصد و در کنار یک نردبان ژنی 1 Kb (Ladder) و قطعات ژن (۱) ۳-۳-۱۴ و (۲) ۳-۳-۱۴ در کنار مارکر ملکولی از 100 bp (Ladder) بعنوان استاندارد الکتروفورز شد. بر اساس نتایج الکتروفورز مشخص گردید که آزمایش RT-PCR با استفاده از پرایمرهای طراحی شده منجر به ساخت یک قطعه DNA 760 bp و دو قطعه 100 bp و 90 bp شده بود که با نتایج قابل انتظار همخوانی داشت. بنابراین ژن سازنده ۳-۳-۱۴ و (۲) (۱) ۳-۳-۱۴ با موفقیت تکثیر داده شده بود.

پلاسمید های حلقوی حاوی ژن ۳-۳-۱۴ برای ترانسفورمسیون بکار رفت (Ausubel et al., 1992).

القابیان پروتئین با IPTG

پس از انجام مراحل غربالگری و تعیین توالی، بیان پروتئین توسط یک کلونی دارای پلاسمید حاوی ژن ۳-۳-۱۴ و یک کلونی دارای پلاسمید حاوی قطعه شماره (۱) بررسی گردید. بدین منظور این کلنی ها بصورت شبانه در محیط LB مایع کشت داده شدند. این کشت ها سپس به نسبت ۱/۱۰۰ در یک محیط LB مایع جدید رقیق شده و مجدداً در شرایط کشت قرار داده شدند. پس از گذشت ۲-۳ ساعت، برای القابیان پروتئین به این کشت ها به میزان ۰/۳ میلی مولار IPTG اضافه شد. کشت باکتری ها در حضور IPTG تا ۲ ساعت ادامه داده شد. سپس دو نمونه از هر باکتری کشت یافته (یک نمونه که پیش از افزودن IPTG تهیه شده بود و یک نمونه که بعد از ۲ ساعت کشت در حضور IPTG گرفته شده بود) در آزمایش SDS-PAGE مورد بررسی قرار گرفت (Ausubel et al., 1992).

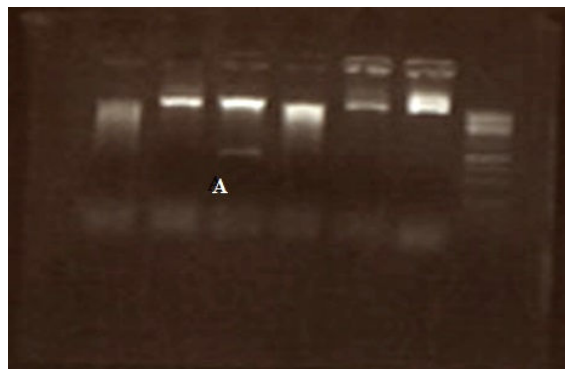
نتایج

تعیین الگوی آنتی ژنیسیته پروتئین ۳-۳-۱۴ فاسیولاژیگانتیکا

جهت پی بردن به خصوصیات آنتی ژنیک احتمالی مناطق مختلف پروتئین ۳-۳-۱۴ فاسیولاژیگانتیکا از برنامه bioinformatics که با استفاده از روش Hopp and Woods (1981) خصوصیات آنتی ژنیک احتمالی یک پروتئین را محاسبه می کند، استفاده گردید. بر اساس آنالیز بعمل آمده الگوی آنتی ژنیک پروتئین ۳-۳-۱۴ (شکل ۴-۴)

سیلین تکثیر داده شدند. ظهور کلونی‌های باکتریایی بر روی این محیط نشان دهنده ورود موفق پلاسمید حاوی ژن مقاومت به آمپی سیلین در این باکتری‌ها بود.

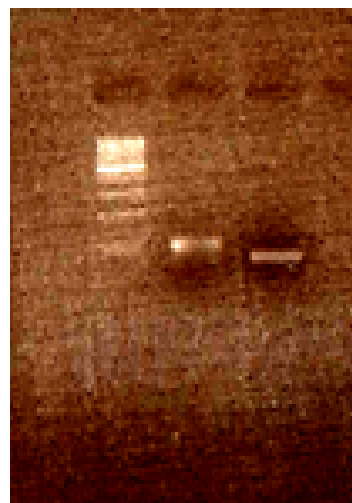
در مرحله بعد برای اطمینان از حضور ژن ۱۴-۳-۳ و (۱)(۲) در این پلاسمید موجود در باکتری‌ها تعدادی از کلونی‌های باکتری برداشت و بر روی محیط حاوی Xgal و IPTG رشد داده شدند. همانگونه که انتظار می‌رفت اکثر کلونی‌های برداشت شده بر روی این محیط کلونی‌های سفید ایجاد کردند که این نشان دهنده وجود ژن ۱۴-۳-۳ و (۱)(۲) در آنها بود. در مرحله بعد بطور کلی وجود پلاسمید و ژن ۱۴-۳-۳ و (۱)(۲) داخل آن با استخراج پلاسمید از کلونی‌های سفید و طی مراحل هضم آنزیمی تایید شد. اما ژن (۲) ۱۴-۳-۳ طی مراحل هضم آنزیمی جدا نگردید و کلون نشد.



شکل ۳ - پلاسمید خالص شده (A)، (۱) Ladder 1 Kb

بررسی بیان پروتئین ۱۴-۳-۳ پس از اطمینان از کلونینگ موفق ژن ۱۴-۳-۳ (کامل) و (۱) ۱۴-۳-۳ در پلاسمید pMAL-c2X و در باکتری *E. coli* سویه TG1 تعدادی از کلونی‌های حاوی پلاسمید جهت بیان پروتئین کامل ۱۴-۳-۳ با آزمایشات SDS-PAGE مورد بررسی قرار گرفت. نتایج این بررسی بر روی

Ladder(c) A B



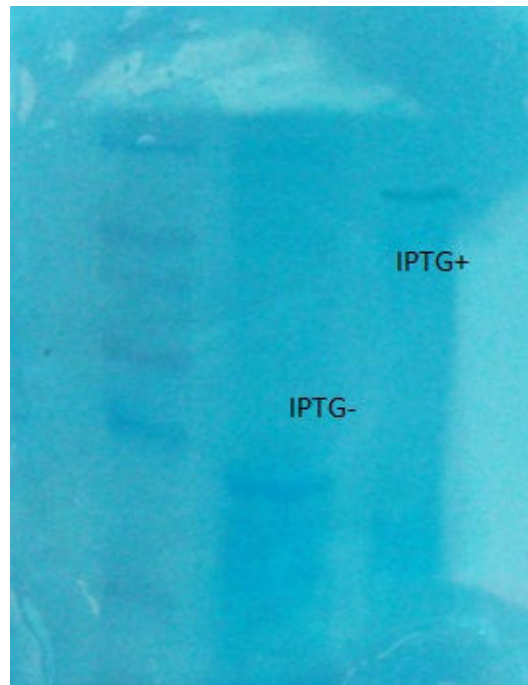
شکل ۲- نتایج الکتروفورز محصول RT-PCR ژن ۱۴-۳-۳(۱) و (۲) ۱۴-۳-۳ به ترتیب در ستون‌های A و B نشان داده شده است و ستون (C) Ladder 100 bp را نشان می‌دهد.

نتایج حاصل از وارد کردن ژن‌ها در پلاسمید pMAL-c2X

پس از تکثیر موفق ژن ۱۴-۳-۳ و (۱) ۱۴-۳-۳ در RT-PCR این ژن و نیز پلاسمید pMAL-c2X که پیش از این در باکتری *E. coli* سویه TG1 و DH5a تکثیر یافته و خالص شده بود با آنزیم‌های تعیین حدود برش داده شدند. ژن ۱۴-۳-۳ بوسیله آنزیم‌های HinIII و BamHI (شکل ۳) و ژن (۱) ۱۴-۳-۳ بوسیله آنزیم‌های Sali و EcoRI (شکل ۴) برش داده شده و توسط الکتروفورز و کیت تجاری از روی ژل آگارز خالص شدند.

در مرحله بعد پلاسمید و ژن برش یافته با استفاده از آنزیم لیگاز به یکدیگر پیوند داده شدند و محصول این واکنش به باکتری TG1 و DH5a پذیرا انتقال داده شد. باکتری‌های پذیرا که به این ترتیب با محصول واکنش لیگاسیون ترانسفورمه شده بودند بر روی محیط LB حاوی آمپی

یکی از کلونی های مورد آزمایش در شکل (۴) نشان داده شده است. همانگونه که در شکل مشخص شده است، باکتری مجاور شده با IPTG در مقایسه با زمان پیش از افزودن IPTG حاوی یک پروتئین حدود 7/28 kd است که با وزن ملکولی قابل انتظار برای پروتئین بیانی همخوانی دارد. پروتئین بیانی برای ۳-۳-۱۴ و با احتساب وزن ۴۲ برای پروتئینی که پلاسمید می سازد (MBP) باید دارای وزنی حدود ۷۲ kd باشد.



شکل ۵- القای بیان پروتئین ۳-۳-۱۴ در *E. coli* ترانسفورمه شده با ساختار pMAL-c2X-3-3-14. ستون های نمایش داده شده سه کلونی باکتری قبل از افزودن IPTG و بعد از مجاور شدن با IPTG را نشان می دهند.

بحث

فاسیولوزیس، یک بیماری انگلی که توسط ترماتود کبدی از جنس فاسیولا ایجاد می شود. فاسیولوزیس از نظر توزیع جغرافیایی و خسارت اقتصادی تاثیر بسیار زیادی بر

حیوانات آلوده دارد (Muino et al., 2011) و خسارات اقتصادی فراوانی به صورت مستقیم و غیر مستقیم به صنعت دامپروری وارد می کند. خسارات اقتصادی مستقیم باعث تلف شدن حیوانات و ضبط موضعی کبد و در آلودگی شدید باعث ضبط لاشه لاغر می شود که با توجه به ارزش ریالی کبد و گوشت باعث می شود هر ساله خسارات زیادی به صنعت اقتصاد کشور وارد شود. علاوه بر آن به طور غیر مستقیم نیز باعث کم خونی، کاهش وزن، کاهش پشم، کاهش شیر، کاهش باروری و کاهش فرآورده های دامی شود (Soulsby, 1982; Eslami, 1999; Dalton, 1998). گزارش شده که آلودگی گاوها به فاسیولا باعث شده میزان شیر به صورت روزانه بالای دو کیلوگرم کاهش پیدا کند (Muino et al., 2011). فاسیولوزیس همچنین به عنوان یک بیماری زئونوز که از طریق غذا منتقل می شود برای انسان مطرح می باشد. تشخیص قطعی فاسیولا بر اساس مشاهده تخم انگل در مدفوع و کالبدگشایی و مشاهده کرم بالغ در مجاری صفراوی است. با توجه به اهمیت بیماری، به منظور تشخیص سریع و به موقع از روش های مربوط به ایمنی برای تشخیص فاسیولیدوزیس استفاده می شود. جهت انجام آزمون های سرولوژیک، از آنتی ژن های دفعی و ترشخی در ابتدا مرحله حاد آلودگی یعنی زمانی که فاسیولا نابالغ است و قبل از حضور تخم انگل در مدفوع استفاده شده است (Molina Elizabeth and Skerratt, 1999; Eslami, 2011; Lee, 2005).

بدلیل اهمیت این بیماری در گاو در سال های اخیر محققین متعددی تلاش کرده اند تا با استفاده از فن آوری مولکولار بیولوژی امکان تشخیص و کنترل این بیماری را بشکل

با ژن کاتپسین پروتئاز L1 نوترکیب، در گوسفند و گاو به ترتیب ۹۱/۱ و ۹۸/۵ درصد مورد قبول بوده است. نتایج این محقق نشان داد که در عفونت تجربی با ژن کاتپسین پروتئاز L1 حساسیت الیزا ۹۸/۵ درصد در گاو و ۹۶/۵ درصد در سرم گوسفندان مشاهده شد و آنتی بادی ۷-۵ هفته پس از عفونت بسته به دوز عفونت در سرم مشاهده شده است (Cornelissen et al., 2001).

مونو و همکاران (۲۰۱۱) کاتپسین L1 به عنوان آنتی ژن ترشحی فاسیولا به روش ایمنولوژیکی با استفاده از مونوکلونال آنتی بادی MM3 شناسایی کردند و در باکتری *E. Coli* بیان نمودند. نتایج نشان داد که در عفونت اولیه گوسفندان، پاسخ مونوکلونال آنتی بادی MM3 در ارتباط با اپی توپ های فضایی تولید شده، در حالی که در عفونت مجدد پاسخ آنتی بادی در ارتباط با اپی توپ خطی که در کاتپسین ذاتی و کاتپسین L1 نوترکیب دنانوره شده مخفی شده گسترش یافته است که اندازه آنتی ژن های دفعی-ترشحی ۲۸-۲۶ به ترتیب برای کاتپسین L1, L2 بوده است و به عنوان هدف در تست الیزا مورد ارزیابی قرار گرفت (Muino et al., 2011).

گرام و همکاران (۲۰۰۶) پروتیین ۳-۳-۱۴ را کلون کردند و در باکتری *E. coli* بیان نمودند. که آنتی بادی ضد این پروتیین از ۲ هفته پس از آلودگی قابل تشخیص بود (Chaithirayanon et al., 2006). هدف از مطالعه حاضر این بود که با کلون کردن ژن سازنده ۳-۳-۱۴ و بیان آن در *E. coli* امکان انجام مطالعات بعدی در خصوص طراحی آزمایش الیزا و تهیه واکسن فراهم گردد، لذا در این تحقیق با استفاده از فاسیولا ژینگانتیکا جدا شده از

بهتری فراهم آوردند. در این رابطه برخی از ژن های فاسیولا که بعنوان گزینه ای برای ساخت آنتی ژن های تشخیصی و واکسن های نسل جدید شناخته شده اند در سیستم های مختلف بیان و مورد ارزیابی قرار گرفته اند. برخی از مطالعات انجام شده در این زمینه بشرح زیر می باشند:

ریانا و همکاران (۲۰۰۶) ژن پروتئیناز سیستئین کاتپسین L1 فاسیولا ژینگانتیکا و کاتپسین L1D نوترکیب را در میزان بالایی بیان کردند و برای تشخیص ایمنولوژیک فاسیولا ژینگانتیکا در بوفالو استفاده کردند و نشان دادند که حساسیت الیزا در سرم بوفالو بر پایه این دو آنتی ژن نوترکیب، صددرصد بوده است و سریع ترین زمان برای تشخیص عفونت چهار هفته پس از ایجاد آلودگی است، همچنین واکنش متقاطع آن با کرم های شیسستوزوما و گاستروتیلیاکس و پارامفیسوم ارزیابی شد و نشان دادند که کاتپسین L1 و کاتپسین L1D نوترکیب هیچگونه واکنش متقاطعی با کرم های پهن نداشتند و در کل نتیجه گرفتند که پروتئین های نوترکیب باکتریایی خصوصیات ایمنولوژیک مشابهی با پروتئین طبیعی فاسیولا داشته و می توانند ابزار تشخیصی مفیدی محسوب شوند (Raina et al., 2006). Silva و همکاران (۲۰۰۴) ژن ۲/۹ کیلو دالتونی مربوط به فاسیولا هیپاتیکا را جداسازی، شناسایی و روی باکتری PGEX-2T بیان نمودند که از هفته دوم پس از آلودگی تشخیص فاسیولوزیس را مقدور می سازد (Paz-Silva et al., 2004).

Jan و همکاران (۲۰۰۱) ژن کاتپسین پروتئاز L1 نوترکیب مربوط به فاسیولا را بعنوان آنتی ژن نو ترکیب جداسازی کردند و در باکتری *E. coli* بیان نمودند. حساسیت الیزا

مجاری صفراوی، ژن کدکننده ۳-۳-۱۴ در RT-PCR تکثیر داده شد و سپس در وکتور بیانی پروکاریوتی pMAL-c2X کلون گردید. پس از القا بیان این پروتئین در *E. coli* با استفاده از IPTG و آنالیز پروتئین ها در SDS-PAGE حضور پروتئین نو ترکیب ۳-۳-۱۴ MBP با وزن ملکولی حدود 72 kD نشان داده شد.

تشکر و قدردانی

با تشکر از کارشناسان محترم بخش ویروس شناسی، بخش میکروب شناسی، بخش انگل شناسی دانشگاه شهید چمران اهواز و کلیه دوستانی که در انجام این طرح با من همکاری نمودند.

References

1. Ausubel, F.M., Brent, R., Kingston, R.E., Moore, D.D., Seidman, J.G., Smith, J.A., and Struhl, K. 1992. Short Protocols in Molecular Biology. Second edition, John Wiley and Sons, New York. p: 1-15.
2. Chaithirayanon, K., Grams, R., Vichasri-Gram, S., Hfamann, A., korge, G., Viyanant, V., Upatham, E.S., and Sobhon, P. 2006. Molecular and immunological characterization of encoding gene and 14-3-3 protein 1 in *Fasciola gigantica*. Parasitology 133: 763-775.
3. Cornelissen, J.B., Gaasenbeek, C.P., Borgstede, F.H., Holland, W.G., Harmsen, M.M., Boersma, W.J. 2001. Early immunodiagnosis of fasciolosis in ruminants using recombinant *Fasciola hepatica* cathepsin L-like, Int. J. Parasitol. 31: 728-737.
4. Dalton, J.P. 1998. Fasciolosis. British Library, London, UK. P: 17-46.
5. Eslami, A. 1999. Veterinary Helminthology. Volume.1 (Termetoda), Tehran University Press, Tehran, 395 P.
6. Hosseini, H., Haddadzadeh, H.R., Meshgi, B., Nabian, S., and Razavi Dianian, M. 2004. Parasiticinfections of Domestic Animals. Johannes Kaufmann .Volume.1, university of Tehran press, Tehran, 90-92 p.
7. Molina Elizabeth, C., and Skerratt Lee, F. 2005. Cellular and buffaloes infected with a single dose of *Fasciola gigantica*. Vet. Parasitol. 131: 157-163.
8. Muino, L., Perteguer, M.J., Garate, T., Martinez-sernandez, V., Beltran Mezo, M., Gonzalez-warleta, M., and Uberia, F.M. 2011. Molecular and immunological characterization of *Fasciola* antigens recognized by the MM3 monoclonal antibody. Mol. Biochem. Parasitol. 179: 80-90.
9. Paz-Silva, A., Hillyer, G.V., Sanchez-Andrade, R., Rodriguez-Medina, J.R., Arias, M., Morrondo, P., and Die-Banos, P. 2004. Isolation, identification and expression of a *Fasciola hepatica* cDNA encoding a 2/9 KDa recombinant protein for the diagnosis of bovine fasciolosis. Parasitol. Res. 95: 129-135.

10. Raina, O.K., Yadav, S.C., Sriveny, D., and Gupta, S.C. 2006. Immuno-diagnosis of bubaline fasciolosis with *Fasciola gigantica* cathepsin-L and recombinant cathepsin L 1-D proteases. *Acta Trop.* 98: 145-15.
11. Soulsby, E.J.L. 1982. *Helminths, Arthropods and Protozoa of Domesticated Animals*. 7th ed. Bailliere Tindall. London, p: 40-53.