

شناسایی و آنالیز ژن‌های بیماری زای یرسینیا انتروکولیتیکا جداسازی شده از شیر گوسفند و بز در شهرکرد

سید محمد علوی^۱، ابراهیم رحیمی^{*۲}، الهه تاجبخش^۳

^۱ دکتری، دانشکده دامپزشکی، واحد شهرکرد، دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد، شهرکرد، ^۲ استاد، گروه بهداشت و مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی، واحد شهرکرد، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد شهرکرد، ^۳ دانشیار، گروه میکروب شناسی، دانشکده علوم پایه، واحد شهرکرد، دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد، شهرکرد.

چکیده

یرسینیا انتروکولیتیکا یک باکتری گرم منفی و پاتوژن روده‌ای است که از طریق آب و مواد غذایی به انسان منتقل می‌شود. شیر از منابع عمده انتقال عفونت به انسان بوده و آلدگی آن با باکتری مانند یرسینیا انتروکولیتیکا می‌تواند برای انسان عوارض زیان‌باری داشته باشد. این مطالعه با هدف جداسازی یرسینیا انتروکولیتیکا و ارزیابی ژن‌های بیماری زایی آن از شیر نشخوارکنندگان کوچک در شهرستان شهرکرد به روش کشت میکروبی و PCR انجام شد. در این مطالعه مقطعی-توصیفی تعداد ۱۰۰ نمونه شیر گوسفند و بز به تفکیک و به شکل تصادفی در سطح شهرستان شهرکرد جمع آوری گردید و به روش کشت در محیط CIN مورد بررسی قرار گرفت. به منظور شناسایی سروتیپ O:۳ یرسینیا انتروکولیتیکا و نیز بررسی حضور ژن‌های بیماری زایی نمونه‌های مثبت به روش PCR در حضور پرایمرهای اختصاصی مورد بررسی قرار گرفتند. از مجموع نمونه‌های شیر گوسفند و بز مورد ارزیابی با روش PCR سروتیپ O:۳ با روش PCR مثبت گزارش گردید. همچنین ۴ مورد حامل ژن ail^۳ مورد حامل ژن yadA و دو نمونه حامل ژن‌های virF و ystA بودند. با توجه به نتایج حاصله شیر گوسفند می‌تواند به عنوان منبع بالقوه‌ای برای آلدگی انسان به یرسینیا انتروکولیتیکا مطرح باشد.

واژگان کلیدی: یرسینیا انتروکولیتیکا، واکنش زنجیره‌ای پلی مراز، شیر گوسفند، شیر بز.

پذیرش برای چاپ: ۹۵ دی ماه دریافت مقاله: آبان ماه ۹۵

مقدمه

زنگنه، سن و سلامت میزان می‌باشد. یرسینیا از شیر شکلاتی، شیر پاستوریزه، شیر خام، گوشت مرغ و همچنین تخم مرغ جدا شده است (۳ و ۴). برای غنی سازی انتخابی، محیط‌های فراوانی مانند محیط آبگوشت غنی کننده یرسینیا (Yersinia Enrichment Broth) به منظور جداسازی یرسینیا انتروکولیتیکا در دماهای بالاتر همراه با عوامل ضد باکتریایی مختلف (به عنوان مواد افزودنی) ساخته شده‌اند (۵).

یرسینیا انتروکولیتیکا بر اساس تنوع آنتی ژنی در دیواره سلولی لیپوپلی‌ساکاریدی خود به بیش از ۵۰ سروتیپ مختلف تقسیم می‌شود. سویه‌هایی با سروتیپ O:۵، O:۳، O:۲۷ و O:۹

یرسینیا انتروکولیتیکا (*Yersinia enterocolitica*) یک باکتری گرم منفی، فاقد اسپور، سرماگرا و متحرک می‌باشد (۱). این باکتری در دامنه حرارتی ۲ تا ۴۵ درجه سلسیوس رشد می‌کند. میزان عفونت‌های ناشی از یرسینیا در سال‌های اخیر رو به افزایش است و این باکتری از نیمه دوم دهه هفتاد، به دفعات از اختلالات گوارشی انسان جدا شده است (۲).

عفونت پرسینیوزیس اغلب به صورت گاستروآنتریت بروز کرده و شدت عفونت وابسته به سویه، مقدار میکروب، عوامل

* آدرس برای مکاتبه: شهرکرد، دانشگاه آزاد اسلامی، گروه بهداشت و مواد غذایی.
تلفن: ۰۳۸۱۳۳۶۱۰۶۰ پست الکترونیک: rahimi@iaushk.ac.ir

برای جداسازی پرسینیا انتروکولیتیکا جمع آوری شده بود، به منظور بررسی شیوع این باکتری در تحقیق حاضر تعداد ۱۰۰ نمونه شیر خام گوسفند و بز با روش خوش‌ای-تصادفی به تفکیک ۸۴ نمونه شیر گوسفند و ۱۶ نمونه شیر بز) جمع آوری گردید. مطالعه حاضر در فاصله زمانی مهر تا آبان ۹۴ در سطح گله‌های پرورش گوسفند و بز در شهرستان شهرکرد انجام گرفت.

ب) غنی‌سازی و جداسازی باکتری: به منظور جداسازی پرسینیا انتروکولیتیکا از نمونه‌های مورد مطالعه، هر نمونه شیر در محیط آبگوشت غنی کننده پرسینیا (Yersinia Enrichment Broth) (مرک، آلمان) کشت داده شد و به مدت ۴۸ ساعت در دمای ۲۹ درجه سلسیوس گرم خانه گذاری شد. در ادامه، نمونه‌های شیر به صورت خطی بر روی محیط جامد انتخابی پرسینیا (Yersinia Selective Agar) (مرک، آلمان) کشت داده شدند و به مدت ۲۴ ساعت در ۳۷ درجه سلسیوس گرم خانه گذاری شدند. پرگنه‌های مشکوک به پرسینیا انتخاب و پس از رنگ آمیزی گرم و مشاهده باسیل‌های کوچک گرم منفی، به منظور تایید پرسینیا انتروکولیتیکا از آزمون‌های حرکت، کربوکسیلاز، MR-VP، اوره، سیترات، تخمیر قندها استفاده گردید (۱).

ج) استخراج DNA: باکتری‌های جدا شده در مرحله قبل در محیط مایع لوریا برثانی (Luria berthani broth) به مدت یک شب در دمای ۳۷ درجه مجدد کشت داده شدند. DNA ژنومی باکتری با استفاده از کیت استخراج DNA (سیناژن، ایران) و مطابق با دستورالعمل شرکت سازنده استخراج گردید.

د) آزمون واکنش زنجیره ای پلی مراز (PCR): به منظور ردیابی سروتیپ O:3 (ژن rFbc) و نیز ژن‌های حدت در پرسینیا انتروکولیتیکا از پرایمرهای ذکر شده در جدول ۱ استفاده گردید. جهت تشخیص پرسینیا، واکنش PCR در حجم ۲۵ میکرولیتر شامل ۲/۵ میکرولیتر PCR buffer 10X، ۰/۵ میکرولیتر dNTPs mix، یک میکرولیتر MgCl₂، یک میکرولیتر از هر پرایمر، یک میکرولیتر آنزیم Taq DNA پلی مراز، یک میکرولیتر از DNA

عوامل عمدۀ بیماری‌زای انسان‌ها در اروپا، ژاپن، آفریقای جنوبی و کانادا می‌باشدند (۶). ژن rFbc مسئول القای عملکرد بیگانه خواری در جریان عفونت می‌باشد. ژن ail در مقاومت باکتری نسبت به دفاع سلول‌های ایمنی در سرم میزان نقش دارد. ژن yadA در اتصال گونه‌های پرسینیا به فیرونکتین نقش ایفا می‌کند. همچنین ژن ystA تولید انتروکولسین را در سویه‌های پرسینیا انتروکولیتیکا کد می‌کند و ژن virF به عنوان کلیدی برای رونویسی ژن yadA و نیز برای بیان برخی از ژن‌های پلاسمیدی در پرسینیا انتروکولیتیکا لازم می‌باشد (۳ و ۷). جمالی (Jamali) و همکاران در سال ۲۰۱۵ شیوع گونه‌های پرسینیا انتروکولیتیکا را در نمونه‌های شیر خام گوسفند و بز بررسی کردند. آنها، فراوانی این باکتری را ۲/۴ درصد اعلام کردند (۷).

ممتاز (Momtaz) و همکاران در سال ۲۰۱۰ تعداد ۴۰۰ نمونه شیر و فرآورده لبنی را در سه استان چهارمحال و بختیاری، خوزستان و فارس به منظور ارزیابی فراوانی سروتیپ O:3 در پرسینیا انتروکولیتیکا مورد بررسی قرار داد. در این مطالعه در هیچ یک از نمونه‌های شیر بز و گوسفند این سروتیپ جداسازی نگردید (۸). وجود پرسینیا انتروکولیتیکا در شیر امکان انتقال این میکروارگانیسم به محیط را نشان می‌دهد و مشخص می‌کند که نشخوارکنندگان یکی از منابع مهم این باکتری و یک منبع بالقوه عفونت برای انسان هستند. با این حال مطالعات محدود شده ای با توجه به شیوع و خصوصیات پرسینیا انتروکولیتیکا وجود دارد (۱).

این یافته‌ها این فرضیه را حمایت می‌کند که شیر یک منبع مهم عفونت‌های دستگاه گوارش ناشی از پرسینیا انتروکولیتیکا است و شاید یک مخزن عفونت در ایران باشد. هدف از این مطالعه بررسی شیوع و ژن‌های حدت پرسینیا انتروکولیتیکا جدا شده از شیر گوسفند و بز در شهرکرد بود.

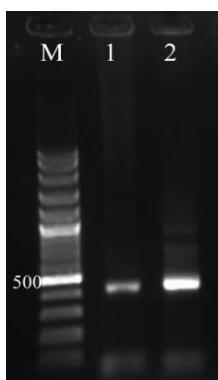
مواد و روش‌ها

الف) جمع آوری نمونه: از آنجایی که در مطالعات گذشته مجموعاً بین ۵۰-۱۵۰ نمونه شیر خام گوسفند و بز (۳ و ۷)

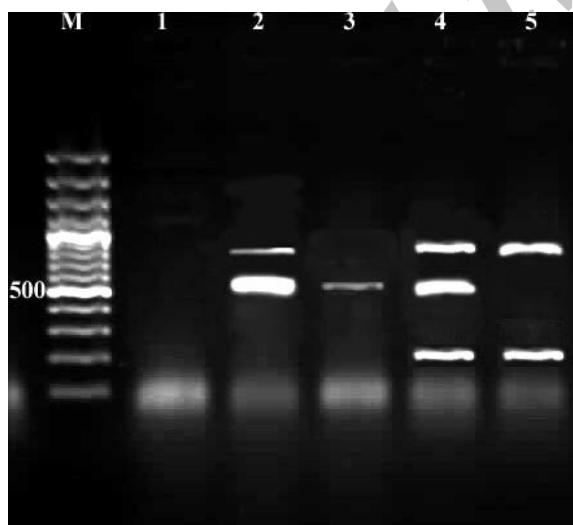
نتایج نشان داد که در مجموع ۵ مورد (۵ درصد) از نظر آلودگی به سروتیپ O3 مثبت گزارش شدند. از این میان حضور ژن‌های بیماری زای *ail*, *virF*, *yadA* و *virF* به ترتیب در ۴ (٪۰.۳)، ۳ (٪۰.۲) و ۲ (٪۰.۲) نمونه گزارش شد (شکل ۱ و ۲).

بحث

عادت‌های غذایی در ایران نسبت به کشورهای توسعه یافته



شکل ۱: الکتروفورز حاصل از تکثیر ژن *rfbC* (M) مارکر ۱۰۰ جفت بازی، ستون‌های ۱ و ۲. نمونه‌های مثبت حاوی ژن *rfbC* ۴۰۵ (۰.۵) جفت باز.



شکل ۲: الکتروفورز حاصل از تکثیر به ژن‌های حالت در پرسینیا انتروکولیتیکا. (M) مارکر ۱۰۰ جفت بازی، ستون ۱ کنترل منفی، ستون‌های ۲ تا ۵ (۰.۵) نمونه‌های مورد مطالعه دارای ژن‌های مختلف بیماری‌زا (قطعه ۱۴۵ جفت بازی مربوط به ژن *ystA*، قطعه ۱۷۰ جفت بازی مربوط به ژن *ail*، قطعه ۵۹۰ جفت بازی مربوط به ژن *virF*، قطعه ۸۴۹ جفت بازی مربوط به ژن *yadA*).

جدول ۱: توالی پرایمرهای مورد استفاده در مطالعه (۹).

ژن	توالی پرایمر	اندازه محصول (bp)
<i>rFbc</i>	CGCATCTGGACACTAATTG ACGAATTCCATCAAACCACC	۴۰۵
<i>yadA</i>	CTTCAGATACTGGTGTGCCTGT ATGCCGTAGAGCGATATCC	۸۴۹
<i>ail</i>	GAACTGCTGAATCCCTGAAACCG ACTCGATGATAACTGGGGAG	۱۷۰
<i>ystA</i>	CCCCCAGTAATCCATAAAAGG AATGCTGCTTCATTGGAGCA	۱۴۵
<i>virF</i>	TCATGGCAGAACAGCAGTCAG ACTCATCTTACCATTAAGAAG	۵۹۰

۱۷ میکرولیتر آب مقطر انجام شد. برنامه حرارتی به صورت ۹۵ درجه سلیسیوس به مدت ۶ دقیقه، ۳۰ سیکل تکراری ۹۴ درجه سلیسیوس به مدت ۶۰ ثانیه، ۵۹ درجه سلیسیوس به مدت ۷۰ ثانیه، ۷۲ درجه سلیسیوس به مدت ۸۰ ثانیه و یک سیکل انتهایی ۷۲ درجه سلیسیوس ۷ دقیقه تنظیم شد (۹). به منظور ردیابی حضور ژن‌های بیماری زا واکنش multiplex-PCR در حجم ۲۵ میکرولیتر شامل ۲/۵ میکرولیتر PCR buffer 10X، ۰/۵ میکرولیتر $MgCl_2$ ، ۰/۵ میکرولیتر dNTPs، یک میکرولیتر Taq DNA پلی مراز، یک میکرولیتر DNA الگو، یک میکرولیتر از هر پرایمر و ۱۷ میکرولیتر آب مقطر انجام گرفت. برنامه حرارتی به صورت ۹۵ درجه سلیسیوس به مدت ۴ دقیقه، ۳۳ سیکل تکراری ۹۴ درجه سلیسیوس به مدت ۵۰ ثانیه، ۵۶ درجه سلیسیوس به مدت یک دقیقه و ۷۲ درجه سلیسیوس به مدت ۷۰ ثانیه تنظیم شد. در نهایت محصولات PCR بر روی ژل ۱/۵ درصد آگاروز حاوی اتیدیوم بروماید الکتروفورز گردیدند توسط دستگاه ژل داک (Uvitech، انگلستان) تصویربرداری شدند.

یافته‌ها

در مطالعه حاضر از مجموع ۱۰۰ نمونه شیر گوسفند و بز مورد بررسی، ۹ نمونه (۹ درصد) با روش کشت آلوده به پرسینیا انتروکولیتیکا تشخیص داده شد. تمامی موارد آلوده مربوط به شیر گوسفند بودند. به منظور تعیین سروتیپ O:۳ در نمونه‌هایی که با روش کشت مثبت گزارش شدند، از پرایمرهای اختصاصی ژن *rfbC* و روش PCR استفاده گردید.

برسینیا انتروکولیتیکا از ۷۵ نمونه شیر خام عرضه شده در فروشگاه‌ها به سه روش غنی سازی در محیط راپاپورت اصلاح شده و غنی سازی در محیط سنتیک حاوی ساکاروز، آمینومتان، سدیم آزاید و آمپی سیلین انجام گرفت. در این مطالعه ۶۱ نمونه از نمونه‌های آزمایش شده آلدود به برسینیا انتروکولیتیکا بودند. در روش PCR ۴۰ سروتیپ O:۵ و ۲۰ سروتیپ O:۳ در باکتری‌های جدا شده شناسایی شد (۱۶).

همچنین یافته‌های ما نشان داد که، ۹ نمونه با روش کشت، آلدود به باکتری برسینیا انتروکولیتیکا بود. پس از انجام روش PCR همگی تایید شدند و ۵ نمونه سروتیپ O3 مثبت را داشتند که با نتیجه تحقیق یاد شده شده از نظر نوع سروتیپ جدا شده مطابقت دارد. اگرچه میزان شیوع آلدودگی در مطالعه حاضر پایین تر بوده است.

جمالی (Jamali) و همکاران در سال ۲۰۱۵ در ورامین شیوع گونه‌های برسینیا در نمونه‌های شیر خام گوسفند و بز را بررسی نمودند. در این تحقیق از میان ۱۶۵ نمونه شیر خام گوسفند، ۵ مورد (۳ درصد) آلدود به گونه‌های برسینیا بودند که از این تعداد، ۴ نمونه (۲/۴ درصد) آلدود به برسینیا انتروکولیتیکا گزارش شد. همچنین در این مطالعه، تعداد ۴ نمونه شیر بز بررسی شد و در نهایت ۱ مورد (۲/۴ درصد) آلدودگی به برسینیا انتروکولیتیکا گزارش گردید (۷).

در مطالعه حاضر نیز از مجموع نمونه‌های شیر خام گوسفند و بز، ۹ نمونه (۹ درصد) واجد برسینیا انتروکولیتیکا بودند، که از ۵ مورد سروتیپ O3 جدا شد. بنابراین شیر گوسفند می‌تواند به عنوان یک منبع بالقوه برای آلدودگی انسان به برسینیا انتروکولیتیکا مطرح باشد. در مجموع این یافته‌ها این فرضیه را حمایت می‌کند که شیر یک منبع مهم عفونت‌های دستگاه گوارش ناشی از برسینیا انتروکولیتیکا است و شاید گوسفند یک مخزن عامل عفونت در ایران باشد.

بنابراین به نظر می‌رسد که کنترل برسینیا انتروکولیتیکا در شیر برای مدیریت عفونت‌های دستگاه گوارش مهم باشد. با توجه به نتایج به دست آمده که حاکی از حضور برسینیا انتروکولیتیکا در شیر به ویژه شیر گوسفند می‌باشد و نیز از آنجایی که این

متفاوت است. در واقع عموماً ایرانیان تمایل دارند غذاهای سنتی و خانگی را بیشتر از محصولات تولید شده به روش صنعتی مصرف نمایند. این مساله به ویژه در رابطه با مصرف شیر خام، پنیر، کره و خامه محلی مصدق دارد. بنابراین تحقیقات مرتبط با پایش برسینیا انتروکولیتیکا بیماری زا در فرآورده‌های لبنی از نظر اهمیت، ارزشی به نظر می‌رسند (۱۰). روزانه میلیون‌ها نفر از مردم از شیر و محصولات لبنی بهره مند می‌گردند. بنابراین کیفیت بهداشتی شیر و فرآورده‌های آن بسیار مهم است، چرا که در صورت کاهش سطح بهداشت شیر و محصولات لبنی، عفونت‌ها و بیماری‌های متنوعی پدید می‌آیند (۱۱).

برسینیا انتروکولیتیکا از شیر خام گوسفند و بز جدا شده است (۱۲). رعایت نکردن بهداشت در مراکز پرورشی مخصوص تولید شیر به ویژه هنگام دوشش، می‌تواند از دلایل آلدودگی شیر خام به گونه‌های برسینیا باشد (۱۳). با توجه به اهمیت موضوع در ایران و کشورهای مختلف تحقیقات گسترده‌ای بر روی فرآورده‌های لبنی صورت گرفته است (۱۴). بر اساس نتایج مطالعه حاضر، از مجموع ۱۰۰ نمونه شیر خام گوسفند و بز، ۹ نمونه شیر گوسفند پس از انجام multiplex-PCR از نظر سروتیپ O3، مثبت بودند. در سال ۲۰۱۴ مطالعه‌ای در چین بر روی شیوع برسینیا انتروکولیتیکا در فرآورده‌های لبنی منجمد با روش duplex PCR انجام شد. در این پژوهش از ۸۸ نمونه فرآورده‌های صنعتی منجمد، ۱۲ مورد مثبت گزارش گردید (۱۵). این میزان از نظر فراوانی بیشتر از مطالعه حاضر می‌باشد.

در سال ۲۰۱۴ در ورامین فراوانی ژن‌های حدت برسینیا انتروکولیتیکا در ۴۶ نمونه شیر از دام‌های مختلف از جمله گوسفند و بز مورد ارزیابی قرار گرفت. در این تحقیق ژن ystA در تمام نمونه‌های مثبت از نظر سروتیپ O:۳ و O:۸ مشاهده گردید. اما ژن‌های ail و ystB تنها در جدایه‌های سروتیپ O:۳ گزارش شد (۷). بر اساس نتایج تحقیق حاضر، ۴ نمونه حامل ژن ail، ۳ مورد حامل ژن yadA و دو نمونه حامل ژن ystA بودند. تحقیقی در فرانسه به منظور جداسازی

یرسینیا انتروکولیتیکا استفاده شد که دارای حساسیت و دقت زیادی در تشخیص اجرام عفونی می‌باشد. پیشنهاد می‌گردد تحقیقات بیشتری درباره سایر سروتیپ‌ها، فاکتورهای حدت و همچنین مقاومت آنتی بیوتیکی یرسینیا انتروکولیتیکا انجام گیرد.

باکتری به راحتی از طریق غذا قابل انتقال بوده و به راحتی در دمای ۴ درجه سلسیوس یخچال رشد می‌کند، توصیه می‌شود که مسئولین بهداشتی کشور توجه خاصی به این مساله داشته باشند تا از خطرات بهداشتی و اقتصادی آن جلوگیری به عمل آید.

تشکر و قدردانی

نویسندهای این مقاله از پرستن دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد به دلیل همکاری صمیمانه در اجرای این پژوهش کمال امتنان را دارند. مقاله حاضر مستخرج از پایان نامه به شماره ۰۸۲۰۰۱۰۵۰۱۳۳۱۰۹۴۲۰۰۸» می‌باشد.

نتیجه گیری

نتایج مطالعه حاضر نشان داد که شیر گوسفند می‌تواند آلوود به یرسینیا انتروکولیتیکای بیماریزا باشد. در مطالعه حاضر از روش PCR به منظور شناسایی سروتیپ O:3 و عوامل حدت

References

1. Hanifian S, Khani S. Prevalence of virulent *Yersinia enterocolitica* in bulk raw milk and retail cheese in northern-west of Iran. Int J Food Microbiol. 2012; 155: 85-92.
2. Bonardi S, Bassi L, Brindani F, D'Incau M, Barco L, Carra E, Pongolini S. Prevalence, characterization and antimicrobial susceptibility of *Salmonella enterica* and *Yersinia enterocolitica* in pigs at slaughter in Italy. Int J Food Microbiol. 2013; 163: 248-257.
3. Rahimi E, Sepehri S, Safarpoor F, Shaygan S, Momtaz H. Prevalence of *Yersinia* species in traditional and commercial dairy products in Isfahan province, Iran. Jundishapur J Microbiol. 2014; 7(4): e9249.
4. Zdolec N, Dobranić V, Filipović I. Prevalence of *Salmonella spp.* and *Yersinia enterocolitica* in/on tonsils and mandibular lymph nodes of slaughtered pigs. Folia Microbiol. 2015; 60: 131-135.
5. Tan LK, Ooi PT, Thong KL. Prevalence of *Yersinia enterocolitica* from food and pigs in selected states of Malaysia. Food Control. 2014; 35: 94-100.
6. Bancerz-Kisiel A, Szczerba-Turek A, Platt-Samoraj A, Socha P, Szweda W. Bioserotypes and virulence markers of *Y. enterocolitica* strains isolated from roe deer (*Capreolus capreolus*) and red deer (*Cervus elaphus*). Pol J Vet Sci. 2014; 17: 315-319.
7. Jamali H, Paydar M, Radmehr B, Ismaili S. Prevalence, characterization, and antimicrobial resistance of *Yersinia* species and *Yersinia enterocolitica* isolated from raw milk in farm bulk tanks. J Dairy Sci. 2015; 98: 798-803.
8. Momtaz H, Ebrahimi N, Akbari F. Detection of *Yersinia enterocolitica* serotype O:3 isolated of milk and dairy products. J Zoonoses Res. 2013; 1: 27-32. [In Persian]
9. Saberianpour S, Tajbakhsh E, Khamesipour F. Prevalence of virulence genes and biotyping of *Yersinia enterocolitica* isolated from chicken meat in Shahrekord, Iran. Vidyabharati Int Interdisciplin Res J. 2014; 3(2): 71-76.
10. Lambertz ST, Nilsson C, Hallanvuo S, Lindblad M. Real-time PCR method for detection of pathogenic *Yersinia enterocolitica* in food. Appl Environ Microb. 2008; 74(19): 6060-6067.

11. Myers KM, Gaba J, Al-Khaldi SF. Molecular identification of *Yersinia enterocolitica* isolated from pasteurized whole milk using DNA microarray chip hybridization. Mol Cell Probe. 2006; 20(2): 71-80.
12. Platt-Samoraj AM, Ugorski W, Szweda A, Szczerba-Turek K, Wojciech, Procajło Z. Analysis of the presence of *ail*, *ystA* and *ystB* genes in *Yersinia enterocolitica* strains isolated from aborting sows and aborted fetuses. J Vet Med B. 2006; 53: 341-346.
13. Thisted Lambertz S, Danielsson-Tham NL. Identification and characterization of pathogenic *Yersinia enterocolitica* isolates by PCR and pulsed-field gel electrophoresis. Appl Environ Microb. 2005; 71: 3674-3681.
14. Jamali HB, Radmehr KL, Thong. Prevalence, characterisation, and antimicrobial resistance of *Listeria* species and *Listeria monocytogenes* isolates from raw milk in farm bulk tanks. Food Control. 2013; 34: 121-125.
15. Ye YW, Ling N, Han YJ, Wu QP. Detection and prevalence of pathologic *Yersinia enterocolitica* in refrigerated and frozen dairy products by duplex PCR and dot hybridization targeting the *virF* and *ail* genes. J Dairy Sci. 2014; 97: 6785-6791.
16. Elisa H, Leila S, Mikko V, Kaisa H, Markku K. Symptoms and sources of *Yersinia enterocolitica*-infection: a case-control study. BMC Infect Dis. 2010; 10: 122-130.

Identification and characterization of the virulence genes in *Yersinia enterocolitica* strains isolated from sheep and goat milk in Shahrekord

Syed Mohammad Alavi¹, Ebrahim Rahimi², Elahe Tajbakhsh³

¹Ph.D., Faculty of Veterinary Medicine, Shahrekord branch, Islamic Azad University, Shahrekord, Iran.

²Professor, Department of Food Hygiene, Faculty of Veterinary Medicine, Shahrekord branch, Islamic Azad University, Shahrekord, Iran.

³Associate Professor, Department of Microbiology, Faculty of Basic Sciences, Shahrekord branch, Islamic Azad University, Shahrekord, Iran.

Abstract

Yersinia enterocolitica is a Gram-negative intestinal pathogen that is transmitted to humans through water and food. Milk is one of the main sources of the infection transmission to humans and its contamination with bacteria such as *Y. enterocolitica* can cause serious damages. The present study aimed to isolate *Y. enterocolitica* and its virulence genes from small ruminant milk in Shahrekord, Iran using microbial culture and PCR method. In this cross-sectional descriptive study, 100 raw milk samples were collected randomly from different parts of Shahrekord, and cultured on a CIN agar medium. In order to detect *Y. enterocolitica* O:3 serotype and to investigate the presence of virulence genes, positive- culture samples were further assessed by PCR method using specific primers. According to the results, 9% of total sheep and goat milk samples were positive after microbial culture. Notably, all positive samples were sheep milk samples. Five percent of the positive samples were confirmed as O:3-positive serotypes using PCR method. The *ail* gene was found in four isolates, the *yadA* gene was reported in three isolates, and the *virF* and *ystA* genes were identified in two isolates. Isolation of *Y. enterocolitica* from raw milk was indicated high risks of yersiniosis associated with raw sheep milk. Based on our results, sheep's milk can be considered as a potential cause of human infection to *Y. enterocolitica*.

Keywords: *Yersinia enterocolitica*, PCR, Sheep milk, Goat milk.

Correspondence to: Ebrahim Rahimi

Tel: +98 3813361060

E-mail: rahimi@iaushk.ac.ir

Journal of Microbial World 2017, 10(3): 256-262.