



جداسازی و شناسایی باکتری‌های کوکسی شکل بیماری‌زا در ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمانی در مزارع

پرورشی شمال غرب استان فارس با استفاده از روش‌های کشت و PCR

فرشید کفیل‌زاده^{۱*}، یلدا بناکار^۱ و ایرج نامداری^۲

۱- دانشگاه آزاد اسلامی، واحد چهرم، گروه زیست‌شناسی، چهرم، ایران.

۲- استادیار، اداره کل دامپزشکی شیراز، شیراز، ایران.

مسئول مکاتبات: Kafilzadeh@jia.ac.ir

چکیده

یکی از بیماری‌های مهم در آبزی پروری بیماری استرپتوكوکوزیس/ آنتروکوکوزیس است که یک بیماری عفونی سپتی سمیک ناشی از کوکسی‌های گرم مثبت در ماهیان آب‌های شیرین و شور بوده و در چند دهه اخیر خسارات اقتصادی جبران ناپذیری را به بار آورده است. از جمله باکتری‌های مهم، لاکتیک اسید باکتری‌ها هستند که مزارع پرورشی را مورد هجوم قرار داده و تلفات سنگینی را به جای می‌گذارند. هدف از این پژوهش شناسایی کوکسی‌های گرم مثبت بیماری زا در مزارع پرورشی قزل‌آلای رنگین‌کمانی در قسمت شمال غربی استان فارس با استفاده از روش‌های کشت و PCR است. از مزارع مشکوک به بیماری تعداد ۹۰ نمونه ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمانی برداشته شد. پس از بررسی و ثبت مشخصات بالینی ماهیان بیمار و تلف شده، از اندام داخلی که شامل بافت کلیه ماهیان بیمار می‌باشد نمونه برداری و با انجام کشت و تست‌های بیوشیمیابی لازم شناسایی باکتری‌ها صورت گرفت. در مرحله بعدی جهت تعیین نوع آنتی بیوتیک موثر بر باکتری‌های شناخته شده، تست آنتی بیوگرام صورت گرفت. در نهایت با استفاده از روش مولکولی PCR بر پایه ژن 16srRNA شناسایی باکتری‌ها انجام شد. از بین ۴۳ نمونه که کوکسی گرم مثبت شناخته شدند، ۳ گونه باکتری شامل ۶/۴ درصد استرپتوكوکوس اینیابی، ۲/۳۲ درصد لاکتوکوکوس گارویه‌آ و ۱/۷۲ درصد استرپتوكوکوس میلری تشخیص داده شدند. نتایج تست PCR نشان داد که باکتری‌های شناخته شده جزو باکتری‌های لاکتیک اسید بوده که باعث ایجاد بیماری در ماهیان می‌شوند. با توجه به اینکه بیماری مذکور از لحاظ اقتصادی و مشترک بودن بین انسان و آبزیان بسیار مهم می‌باشد لذا شناسایی و درمان این عوامل عفونی حائز اهمیت است. از آنجا که علائم بالینی تمامی باکتری‌های مسبب بیماری بسیار شبیه بوده و با استفاده از روش‌های بیوشیمیابی امکان تشخیص نادرست وجود دارد بنابراین دقیق ترین روش ممکن استفاده از روش مولکولی PCR است.

کلمات کلیدی: قزل‌آلای رنگین‌کمانی، باکتری‌های لاکتیک اسید، PCR، استرپتوكوکوس میلری

مقدمه

های ناشی از انتقال ناخواسته عوامل باکتریابی و ویروسی هم اکنون عمدۀ ترین خسارت را به این صنعت وارد می‌سازند [۱۰]. از جمله بیماری‌های مهم در آبزی پروری استرپتوكوکوزیس/ آنتروکوکوزیس است، که یک بیماری عفونی سپتی سمیک در ماهیان آب شیرین، آب شور و لب شور می‌باشد. این بیماری برای اولین بار در سال ۱۹۸۵ در ژاپن در ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمانی (*Oncorhynchus mykiss*) گزارش گردیده است [۹]. استرپتوكوکوزیس اصطلاحی است که برای بیماری ناشی

در طی چند دهه اخیر سهم آبزی پروری در تأمین غذاهای دریابی رو به افزایش نهاده است. یکی از دلایلی که می‌توان از آن به عنوان علت صعود ناگهانی آبزی پروری یاد کرد تغییر آبزی پروری از یک هنر به یک علم می‌باشد. همراه چنین توسعه‌ای که سودآوری بیشتری نیز با خود داشته و افزایش تراکم واحد سطح را طلب می‌کند، انواع بیماری‌های عفونی با سرعت هرچه تمام تر در جمعیت ماهیان پرورشی گسترش یافته است. به علاوه به دلیل عدم اجرای مدیریت صحیح بهداشتی در مزارع، بیماری-

کلینیکی ماهی‌های بیمار (اشکال ۱A و ۱B)، نمونه برداری از بافت کلیه ماهیان که بهترین محل جهت انجام نمونه گیری است به صورت استریل انجام گردید. شرایط فیزیکوشیمیابی مناطق نمونه برداری در جدول ۱ نشان LB داده شده است. ابتدا نمونه گرفته شده به محیط broth دمای ۲۵ درجه سانتی گراد، نمونه‌ها به محیط Blood agar منتقل شدند و در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد به مدت ۴۸-۲۴ ساعت انکوبه گردیدند.

در مرحله بعد رنگ آمیزی گرم صورت گرفت و جهت شناسایی بیشتر باکتری‌ها تست‌های بیوشیمیابی انجام شد (جدول ۳). در مراحل بعد با تعیین نوع باکتری، نوع آنتی بیوتیک مؤثر توسط تست‌های آنتی بیوگرام مشخص شد. از دیسک‌های آنتی بیوتیک اپتچین (Op)، کلارامفنیکل (C)، تراسین (Bac)، استرپتومایسین (S)، آمپسی سیلین (AM)، تتراسیکلین (Te)، پنی سیلین (P)، نالیدیکسیک اسید (Na) و آموکسی سیلین (AMX) جهت انجام تست آنتی بیوگرام استفاده گردید [۱، ۲، ۳].

در مرحله آخر جهت تأیید تشخیص، آزمون PCR بر پایه ژن ۱۶s rRNA انجام گرفت. بدین منظور ابتدا به کمک کیت استخراج DNA شرکت سیناژن به شماره ساخت C DNA 8115 DN را استخراج کرده و سپس به کمک آنزیم Taq DNA پلی مراز و پرایمر PCR عملیات PCR در ۳۰ سیکل انجام و محصولات به دست آمده الکتروفورز گردید [۷].

آنالیز آماری با استفاده از نرم افزار SPSS و آزمون ANOVA و Duncan های انجام گرفت.

از چندین گونه کوکسی گرم مثبت به کار می‌رود [۱۲] و نوع باکتری عامل بیماری استرپتوکوکوزیس تحت تاثیر منطقه جغرافیایی می‌باشد. این بیماری عفونی که سپتی سمیک است ممکن است به شکل حاد، مزمن و یا بدون علامت بروز یابد [۸]. با این حال تلفات بیماری قابل توجه است.

علاوه بر اهمیت بیماری در آبزی پروری این بیماری یک تهدید برای سلامت عمومی انسان‌هایی که با آبزیان سروکار دارند محسوب می‌شود [۵]. استرپتوکوکوزیس در ماهی به شکل مجموعه‌ای از بیماری‌های مشابه می‌باشد و توسط جنس‌ها و گونه‌های مختلفی از باکتری‌های کوکسی که در رنگ آمیزی گرم مثبت هستند و از باکتری‌های لاكتیک اسید می‌باشند ایجاد می‌شود [۶]. این کوکسی‌های گرم مثبت کوچک بی‌هوای اختیاری می‌باشند که اغلب در زنجیره‌های طولانی به اندازه ۰/۵-۰/۳ میکرومتر دیده می‌شوند [۱۳، ۱۵].

هدف از این تحقیق جدا سازی و شناسایی باکتری‌های کوکسی شکل بیماری زا در ماهیان قزل‌آلای رنگین کمانی در مزارع پرورشی منطقه شمال غرب استان فارس با استفاده از دو روش کشت بر روی محیط کشت غنی و مولکولی (PCR) می‌باشد.

مواد و روش کار

این پژوهش به صورت تحقیقی انجام شده و جهت انجام پروسه مورد نظر از سه منطقه مختلف در بخش بیضاء از استان فارس (ملوس جان، هفت خوان و حسین آباد) تعداد ۹۰ نمونه از ماهی‌های قزل‌آلای رنگین کمانی از مزارع پرورش ماهی گرفته شد. سپس نمونه‌ها در کنار یخ به سرعت به آزمایشگاه منتقل شده و پس از بررسی عالیم



جدول ۱ - شرایط فیزیکوشیمیایی مناطق نمونه برداری

ایستگاه نمونه برداری	دماه آب (درجه سانتی گراد)	زمان نمونه برداری	اکسیژن ورودی (mg/l)	اکسیژن خروجی (mg/l)
هفت خوان ۱	۱۷	۱۱:۳۰	۸	۵/۶
هفت خوان ۲	۱۸	۱۲:۳۰	۸	۶/۶
حسین آباد ۱	۱۹	۱۴	۷	۷
ملوس جان	۱۸	۱۰:۰۰	۷	۷
حسین آباد ۲	۵/۱۶	۱۳:۰۰	۷/۱	۳/۶

نتایج

(iniae) و *Streptococcus milleri*) را شامل می‌شود (جدول ۲). پس از انجام تست آنتی بیوگرام مشخص شد که بهترین داروی مورد نظر کلرامفینیکل بوده که باکتری‌ها بیشترین حساسیت را به آن نشان می‌دهند و بعد از آن SXT در درجه بعدی اهمیت قرار دارد. اما باکتری‌ها مقاوم به آمپسیلین، تتراسایکلین، پنی سیلین، نالیدیکسیک اسید و آموکسیلین می‌باشند.

با انجام آنالیز PCR مشخص شد که ۸۳/۷ درصد از کوکسی‌های گرم مثبت مورد نظر باکتری‌های لاکتیک اسید بوده و ۱۶/۳ درصد باکتری‌های غیر لاکتیک اسید بوده‌اند (نمودار ۲). شکل ۲ نتیجه حاصل از الکتروفورز را نشان می‌دهد

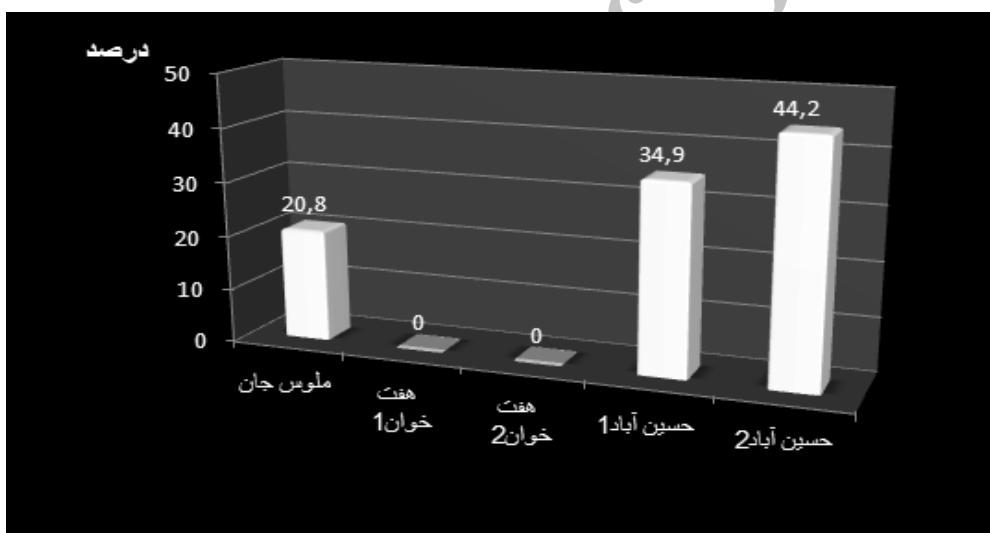
از بین ۹۰ نمونه گرفته شده ۴۳ نمونه (۴۷/۷ درصد) به صورت کوکسی گرم مثبت می‌باشند که فراوانی آن هادر مزارع پرورشی در نمودار ۱ نشان داده شده است. پس از انجام تست‌های بیوشیمیایی مشخص گردید باکتری‌های موردنظر همگی استرپتوکوکسی‌های بیماری زا بوده که از نظر گونه با هم متفاوتند، ولی در نهایت همگی باعث ایجاد بیماری استرپتوکوکوزیس/انتروکوکوزیس در ماهیان شده و قابل انتقال به انسان نیز هستند. کلندی‌های ظاهر شده و تصویر مشاهده شده از باکتری زیر میکروسکوپ بعد از رنگ آمیزی گرم در اشکال ۱C و ۱D نمایش داده شده است.

از بین کوکسی‌های گرم مثبت مشخص شده ۲۳/۳ درصد لاکتوکوکوس گارویه‌آ (*Lactococcus garvieae*)، *Streptococcus* ۶/۴ درصد استرپتوکوکوس اینیایی (

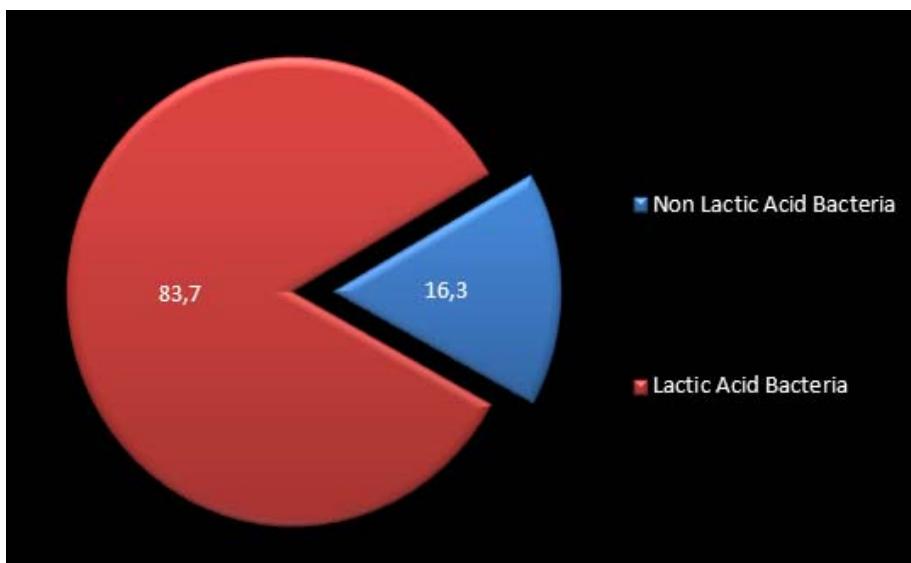


جدول ۲- نتایج حاصل از تست‌های بیوشیمیابی

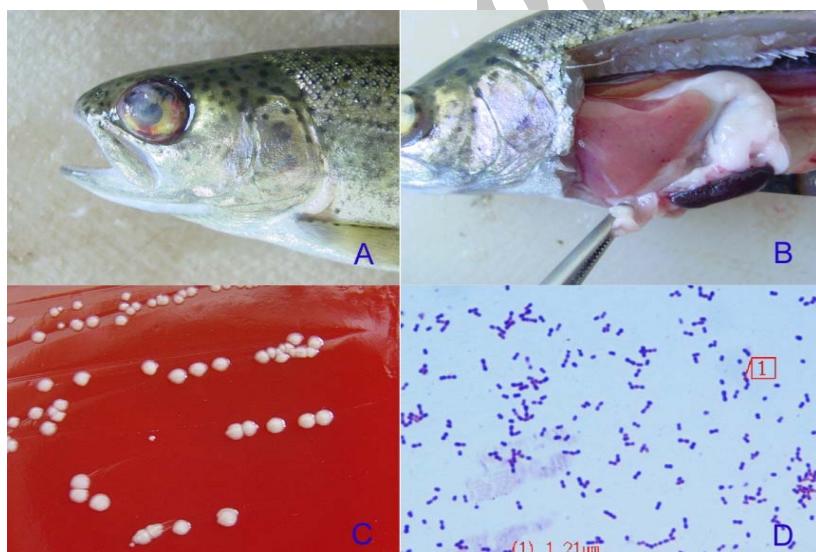
نام باکتری\ تست بیوشیمیابی	کاتالاز	احیاء نیترات	ژلاتیناز	هیدرولیز نشاسته	متیل رد	رشد در ۶/۵ درصد	تجزیه دی‌زایلوز
لاکتوکوکوس گارویهآ	-	+	+	-	+	+	-
استرپتوكوکوس اینیابی	-	+	-	+	+	-	-
استرپتوكوکوس میلری	-	-	-	-	+	-	-



نمودار ۱- فراوانی (درصد) کوکسی‌های گرم مثبت در مزارع پرورشی

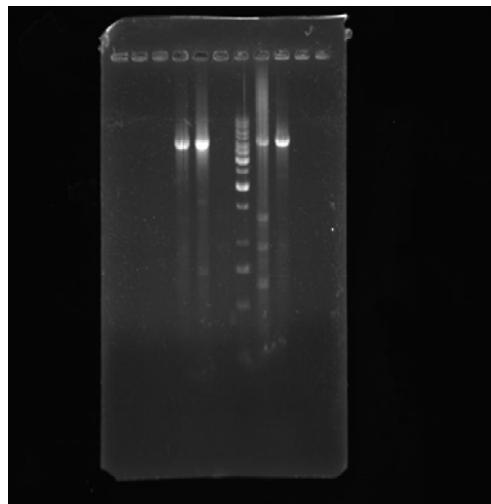


نمودار ۲- درصد باکتری‌های لакتیک اسید و غیر لاتکتیک اسید حاصل از آنالیز PCR



شکل ۱- A: ظاهر ماهی مبتلا به استرپتوكوکوزیس. B: مشاهده هموراژی نقطه‌ای اندام‌های داخلی. C: کلنی‌های ظاهر شده بعد از نمونه‌برداری از ماهی بیمار بر روی محیط کشت غنی آگار خوندار. D: تصویر مشاهده شده از باکتری زیر میکروسکوپ بعد از رنگ‌آمیزی گرم.

نتیجه حاصل از الکتروفورز



شکل ۲- نتیجه حاصل از الکتروفورز: از سمت راست به چپ: ستون سوم مارکر ۱ Kb و باندهای مشاهده شده در ستون اول، دوم، پنجم، ششم مربوط به الکتروفورز باکتری‌های مورد آزمایش می‌باشد که در ۵۰۰۰ bp باند داده اند. در ستون چهارم باندی مشاهده نگردید.

بحث

در پژوهش جاری بیشترین میزان وقوع بیماری (۴۲ درصد) مربوط به منطقه حسین آباد ۲ بوده که متراکم ترین مزرعه را شامل می‌شود. نکته قابل توجه در ارتباط با کوکسی‌های گرم مثبتی که در ارتباط با بیماری‌های ماهیان می‌باشد این است که علائم کلینیکی همگی ماهیان بیمار بسیار شبیه به هم بوده و همگی باعث ایجاد یکسری علائم مشترک می‌گردند اما عامل مسبب اگرچه استرپتوکوکوس است ولی از لحاظ گونه با یکدیگر متفاوت هستند. مطابق پژوهش‌های انجام شده [۱۴، ۱۲، ۱۴]، در تحقیق جاری نیز باکتری‌های استرپتوکوکوس اینیابی و لاکتوکوکوس گارویه‌آ گزارش گردیدند. علاوه بر این باکتری‌ها، باکتری استرپتوکوکوس میلری نیز براساس تست‌های بیوشیمیابی مشخص شده است، که اولین گزارش وقوع آن در منطقه جنوب کشور می‌باشد.

با توجه به این که عفونت استرپتوکوکی به ویژه پرورش ماهی قزل آلای رنگین کمانی را تحت تأثیر قرار می‌دهد و خسارات جبران ناپذیری را به بار می‌آورد، از این رو شناسایی مناطق آلوده و کمک به رفع آلودگی از طریق تشخیص به موقع بیماری و عامل مسبب آن از اهمیت فوق العاده‌ای برخوردار است، چرا که مردم تولیدات بهداشتی با کیفیت استاندارد را می‌پسندند.

در مزارع متراکم، شرایط محیطی باعث استرس‌های قابل توجه شده و ماهیان را به طیف وسیعی از پاتوژن‌ها حساس می‌نماید. گاهی نیز در غیاب بیماری، پاتوژن‌ها می‌توانند حضور داشته باشند. از طرفی باکتری‌های پاتوژن علاوه بر از بین بردن ماهیان در مزارع قابلیت انتقال و سرایت به انسان را دارند، بنابراین تشخیص دقیق و به موقع می‌تواند از گسترش بیماری جلوگیری به عمل آورد.



شامل استرپتوكوکوس آگلاکتیه (*Streptococcus agalactiae*)، استرپتوكوکوس دیس گلاکتیه (*Streptococcus dysgalactiae*) و استرپتوکوکوس اوبریز (*Streptococcus uberis*) بوده است که همگی از باکتری‌های لакتیک اسید محسوب می‌شوند [۱۱].
Christion و همکاران (۲۰۰۷) وجود باکتری‌های لакتیک اسید را در مزارع دارای تلفات زیاد در فرانسه بررسی کردند و پس از انجام بررسی‌های فنتویپی، با استفاده از PCR ژن ۱۶srRNA و روش توالی یابی مشخص کردند تمامی نمونه‌های مشکوک، کوکسی‌های گرم مثبتی هستند که در گروه باکتری‌های لакتیک اسید طبقه‌بندی می‌شوند و توالی یابی مشخص کرد که باکتری‌ها از جنس استرپتوكوکوس و لاکتوکوکوس می‌باشند [۷]. بنابراین با استناد بر مطالعات ذکر شده و نتایج به دست آمده از تحقیق حاضر مشخص می‌گردد که تمامی کوکسی‌های گرم مثبت شناخته شده بیماری زا بوده و باعث آلودگی مزارع می‌گردند و آنالیز PCR مشخص کرد که همگی جزو باکتری‌های لакتیک اسیدی هستند که قرل آلای رنگین کمانی را آلوده می‌سازند.

براساس منابع علمی ذکر شده با استفاده از این روش و مثبت بودن نمونه‌ها می‌توان بیان کرد که نمونه‌های تشخیصی صحیح می‌باشند و از آنجا که در تحقیق حاضر ۱۶/۳ درصد از کل نمونه‌ها در آنالیز PCR جواب منفی دادند دلیل دیگری است که استفاده مطلق از شناسایی بر پایه آنالیز بیوشیمیابی را رد می‌نماید.

بچه ماهی‌های وارد شده به حوضچه‌ها می‌توانند آلودگی را همراه با خود به مزارع منتقل کنند و مزارع سالم را درگیر نمایند. می‌توان چنین اظهار داشت که در منطقه مورد بررسی علاوه بر دو باکتری استرپتوكوکوس اینیابی و لاکتوکوکوس گارویه‌آ که قبلاً از موارد مشکوک بوده و آنتی بیوتیک‌ها براساس این دو باکتری مصرف می‌شده‌اند، باکتری استرپتوكوکوس میلری نیز وجود دارد به طوری که این باکتری نیز با عالئم مشابه می‌تواند باعث تلفات شود.

بر اساس نتایج به دست آمده در پژوهش حاضر تمامی کوکسی‌های گرم مثبت جدا شده در ارتباط با بیماری ماهیان بوده و باعث ایجاد استرپتوكوکوزیس/انتروکوکوزیس می‌شوند. همگی، کلیسی‌های کوچک سفید رنگ ایجاد کرده و حالت موكوئیدی دارند. براساس تست‌های بیوشیمیابی مشخص شد که دو گونه استرپتوكوکسی شامل استرپتوكوکوس میلری (۷۲/۱) درصد) و استرپتوكوکوس اینیابی (۴/۶ درصد) و یک گونه لاکتوکوکوس شامل لاکتوکوکوس گارویه‌آ (۲۳/۳ درصد) از عوامل بیماری زا هستند. همان طور که در پژوهش‌های دیگر بیان شده [۵، ۶، ۷، ۸] تست‌های بیوشیمیابی رایج توان شناسایی صد درصد باکتری‌ها را نداشته و امکان تشخیص غلط نیز وجود دارد. بنابراین از روش مولکولی PCR بر پایه ژن ۱۶srRNA جهت شناسایی دقیق استفاده شده است.

در مطالعات انجام شده توسط Altinok و همکاران (۲۰۱۱) وجود باکتری لاکتوکوکوس گارویه‌آ در قرل آلای رنگین کمانی با استفاده از روش (mPCR) Multiplex PCR به اثبات رسید [۴].

از آنجا که Soltani و همکاران (۲۰۱۰) در بررسی بیماری‌های سیستمیک فوق حاد که گونه‌های ماهی آب شیرین و شور را درگیر می‌کند مشخص کردند که قرل-آلای رنگین کمانی ایران آلوده به کوکسی‌های گرم مثبت است، روش مولکولی PCR بر پایه ژن ۱۶srRNA انجام گرفت که نتیجه آن شامل اثبات وجود استرپتوكوکوس اینیابی، لاکتوکوکوس گارویه‌آ و جنس-های دیگری از استرپتوكوکوس بوده است. نتایج این مطالعه مشخص کرد مزارع پرورشی ایران به شدت تحت تأثیر این دو گونه باکتری می‌باشند [۱].

همچنین Pourgholam و همکاران (۲۰۰۹) نشان داند نمونه‌های قرل آلای رنگین کمانی ۸ استان در ایران آلوده به استرپتوكوکوس بوده و بر اساس آنالیز PCR ژن ۱۶srRNA مشخص شد که استان فارس آلوده به استرپتوكوکوس اینیابی است ولی غالب گونه‌ها به ترتیب

- ۱— مظلومی، م. (۱۳۷۲). استرپتوبکوکوزیس / آنتروکوکوزیس بیماری مهم اقتصادی در پرورش ماهی. انتشارات نوید شیراز، چاپ اول.
- ۲— وزیری، ب. (۱۳۶۳). اصول بیوشیمیایی و میکروب شناسی تشخیصی. چاپ اول، انتشارات دانشگاه تهران.
- ۳— ناظم، م. راشد، ط و نادری نسب، م. (۱۳۷۰). باکتری شناسی آزمایشگاهی. انتشارات بنیاد فرهنگی رضوی.
- 4- Altinok, I. (2011), Multiplex pcr assay for detection of four major bacterial pathogens causing rainbow trout diseases. *Inter-Research D.A.O* . 93(3): 199-206.
- 5- Mata, A.I., Blanco, M.M., Duminguez, L. and J.F. Fernandez-Garayzabal (2004), Development of a PCR assay for *Streptococcus iniae* based on the lactate oxidase (lctO) gen with potential diagnostic value. *Vet. Microbiol.* 101(2):109-116.
- 6- Bercovier, H., Ghittino, C. and A. Eldar (1997), Immunization with bacterial antigens: infections with streptococci and related organisms. *Deve. Biol. Stand.* 90: 153 – 160.
- 7- Michel, C., Pelletier, C., Boussaha, M., Douet, D.G., Lautraite, A. and P. Tailliez (2007), Diversity of Lactic acid bacteria associated with fish and fish farm environment, Established by amplified rRNA gene restriction analysis. *Appl. Environ. Microbiol.* 73(9): 2947-2955.
- 8- Eldar, A. and C. Ghittio (1999), *Lactococcus garvieae* and *Streptococcus iniae* infection in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*), similar but different diseases. *Dis. Aquat. Org.* 36: 227–231.
- 9— Hoshina, T., Sano,T. and Y. Morimoto (1958), A *Streptococcus* pathogenic to fish. *J. Tokyo Univ. Fish.* 44: 57–68.
- 10— Narog, B.J. (2002), Difficult issues for aquaculturists in the US and around the world. *Aquaculture magazine*. May/June: 1-5.

بنابراین ممکن است نیاز به مصرف آنتی بیوتیک‌های جدیدتر و مناسب‌تر باشد.

با وجود کاربرد آنتی بیوتیک‌ها به نظر می‌رسد که آنتی-بیوتیک‌ها شیوع بیماری را مهار می‌کنند اما باکتری‌ها را حذف نمی‌نمایند و به دلیل کاهش اشتتها، ماهیان بیمار نمی‌توانند غذاهای درمانی را مصرف کنند [۱].

در صورت آلودگی مزارع پرورشی ماهیان به این باکتری‌ها، ضررها اقتصادی جبران ناپذیری به بار می‌آید و از آنجا که باکتری قابل انتقال به انسان و پستانداران است شناسایی و تشخیص دقیق و به موقع و جلوگیری از ورود آلودگی به منطقه حائز اهمیت است.

پیشنهادات این پژوهش عبارتند از:

۱- انجام تحقیقی مشابه به همراه انجام روش توالی یابی ژن ۱۶ srRNA و ثبت در بانک ژنی.

۲- شناسایی سویه‌های مختلف باکتری‌های استرپتوبکوکوس اینیابی و استرپتوبکوکوس میلری به روش PCR.

۳- بررسی آلودگی آبهای ورودی به مزارع پرورشی و تأثیر آنها بر انتقال آلودگی به ماهیان.

۴- بررسی رابطه سلامت کارگران مزارع پرورشی و سلامت ماهیان.

۵- بررسی آلودگی میکروبی مواد غذایی ماهی‌ها و وسائل نگهداری ماهیان و بیماری‌های شایع مزارع پرورشی.

۶- بررسی استفاده از ترکیبات مختلف پروپیوتوکی در پیشگیری و کنترل بیماری استرپتوبکوکوزیس / آنتروکوکوزیس در ماهی قزل آلای رنگین کمانی.

۷- تهیه و تولید واکسن DNA بر علیه بیماری استرپتوبکوکوزیس.

۸- مطالعه تأثیر آنتی بیوتیک‌های مختلف بر میزان ایمنی اختصاصی و غیر اختصاصی ماهیان قزل آلای رنگین کمانی چالش یافته به باکتری‌های استرپتوبکوکی و آنتروکوکی.



- 13- Ronald, J., and R. Roberta (2001), Fish diseases by bacterial pathogens. In: Fish Pathology. 3rd Edition. New York: W. B. Saunder. 234-235.
- 14- Soltani, M., Haghghi Karsidani, S., Nikbakht-Brojeni, G., Ghasemi, M. and H.F. Skall (2010). Molecular epidemiology of zoonotic streptococcosis / lactococcosis in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) aquaculture in Iran. *Iran. J. Microbiol.* 2(4): 198-209.
- 15- Woo, P.T.K. and D.W. Bruno (1999), Fish diseases and disorders. Viral Bacterial and Fungal infection. London: CAP publishing. 33-319.
- 11- Pourgholam, R., Laluei, F., Saeedi, A.A., Zahedi, A., Safari, R., Taghavi, M.J., NasrollahzadehSaravi, H. and H. Pourgholam (2009), Distribution and Molecular identification of some causative agents of streptococcosis isolated from farmed rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*, Walbaum) in Iran. *Iran. J. Fish. Sci.* 10(1): 109-122.
- 12- Ravelo, C., Magarinos, B., Romalde, J.A. and A.E. Tornazo (2001), Conventional versus miniaturized system for the phenotypic characterization of *Lactococcus garveae* strains. *Bull. Eur. Assoc. Fish Pathol.* 21: 136-144.