

جداسازی و شناسایی مولکولی باکتریهای تولید کننده اسید لاکتیک (*Acipenser baerii*) از روده قاسماهی سیبری

علیرضا شناور ماسوله^{۱*}، محمد پورکاظمی^۲، مهدی سلطانی^۳، مهتاب یارمحمدی^۱، محمد علی یزدانی^۱، مهدی علیزاده^۱، جلیل جلیل پور^۱، سهیل بازاری مقدم^۱، مهدی معصوم زاده^۱، سید حسین حسینی فر^۴، پریسا اسماعیلی^۵، یلدا بنی اسماعیلی^۶

*Shenavar1969@gmail.com

۱- مؤسسه تحقیقات بین المللی تاسماهیان دریایی خزر، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، رشت، ایران

۲- مؤسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، تهران، ایران

۳- دانشکده دامپرورشی دانشگاه تهران، تهران، ایران

۴- دانشکده منابع طبیعی و کشاورزی گرگان، گرگان، ایران

۵- پارک علم و فناوری گیلان، رشت، ایران

تاریخ پذیرش: آبان ۱۳۹۶

تاریخ دریافت: خرداد ۱۳۹۶

چکیده

ماهیان خاویاری به سبب تولید گوشت و خاویار، از ارزشمندترین گونه های دریایی خزر هستند. در پژوهش ماهیان خاویاری، همانند سایر گونه های پژوهشی در کشور، بروز و افزایش انواع بیماریهای عفونی مورد انتظار بوده است و در این راستا جداسازی، شناسایی و بکارگیری پریوپتیک های اختصاصی، می تواند در بهبود سلامت و شانص های رشد بسیار موثر باشد. بدین منظور از گونه تاسماهی سیبری به تعداد ۳۸ قطعه نمونه برداری شد و علاوه بر کشت و شمارش باکتری های هوایی و بی هوایی اختیاری روده در محیط کشت TSA، باکتری های اسید لاکتیک نیز با استفاده از محیط کشت MRS جداسازی و مورد شمارش قرار گرفتند. در تاسماهی سیبری میانگین شمارش باکتری های اسید لاکتیک $2/72 \pm 0/11$ و شمارش کل باکتریایی $6/79 \pm 0/19$ بر حسب لگاریتم تعداد کلی در هر گرم بوده است. با استفاده از تعیین توالی ژن ۱۶S rRNA باکتریهای اسید لاکتیک در روده در تاسماهی سیبری شامل *Lactococcus garvieae*, *Weissella confusa* و *Lactococcus lactis* مورد شناسایی مولکولی قرار گرفتند. تکمیل مطالعات آزمایشگاهی و میدانی جهت بکارگیری این باکتریها به عنوان پریوپتیک مورد نیاز می باشد.

کلمات کلیدی: پریوپتیک، ماهیان خاویاری، آبزیان، روده، غذا

*نویسنده مسئول

L., *L. casei*, *L. oris*, *L. plantarum*, *sakei*, *L. brevis* و *L. alimentarius*, *coryneformis* را از روده تاسماهیان و فیل ماهیان صید شده از دریای خزر جداسازی کردند و مورد شناسایی قرار دادند. همچنین اسماعیلی (۱۳۸۸)، باکتریهای اسید لاكتیک را در اوزان بالای ۱۰۰ گرم در گونه تاسماهی ایرانی مورد شناسایی قرار داد. تعیین دقیق باکتریهای تولید کننده اسید لاكتیک گونه های پرورشی خاویاری دارای اهمیت و با توجه به توسعه پرورش ماهیان خاویاری در کشور ضروری بنظر می رسد. هدف از پژوهش حاضر جداسازی و با شناسایی مولکولی باکتریهای تولید کننده اسید لاكتیک در تاسماهی سیری به عنوان باکتریهای بومی و اختصاصی پروبیوتیک در پرورش این گونه بوده است.

مواد و روش ها

نمونه برداری و جداسازی باکتریهای اسید لاكتیک: جهت شناسایی باکتریهای تولید کننده اسید لاكتیک در گونه تاسماهی سیری، از ۳۸ قطعه با میانگین وزنی $۳۱/۳ \pm ۲/۲۸$ گرم و میانگین طول $۶۰/۳ \pm ۱۱/۷۲$ سانتی متر از مجتمع تکثیر و پرورش شهید بهشتی استان گیلان بطور تصادفی تهیی و به آزمایشگاه انتقال داده شد و مورد بررسی قرار گرفت. ماهیان پس از انتقال به آزمایشگاه زیست سنجی شدند و پس از ضد عفونی سطح شکمی ماهیان با الكل ۷۰٪، در شرایط استریل اقدام به باز کردن شکم ماهی گردید. پس از جمع آوری روده، اقدام به تشریح آن گردید و پس از تخلیه محتویات آن، توسط سرم فیزیولوژی سه بار مورد شستشو قرار گرفت. پس از توزیین آن در داخل ظروف استریل، سرم فیزیولوژی جهت تهیی رقت مورد نظر به آن اضافه شد. پس از تهیی رقت های مورد نظر در مراحل بعدی، $۰/۱$ میلی لیتر از هر رقت بر روی محیط کشت ^1TSA جهت شمارش باکتری های هوایی و بی هوایی اختیاری به صورت سطحی کشت داده شد و پلیت ها در دمای ۲۰ درجه سانتی گراد به مدت

مقدمه
ماهیان خاویاری از جمله منابع زیستی ارزشمند ملی، منطقه ای و بین المللی هستند که از نظر اکولوژیک، بیولوژیک و اقتصادی برای کشورمان حائز اهمیت می باشند (سرافراز و همکاران، ۱۳۸۴). امروزه پروبیوتیکها تنها به عنوان محرك رشد بلکه برای تحريك دستگاه ایمنی و پیشگیری از ابتلا به بسیاری از بیماریها به کار گرفته می شوند (افشار مازندران و همکاران، ۱۳۸۶؛ حسینی و همکاران، ۱۳۹۷؛ علیزاده نوذری و شاپوری، ۱۳۹۶). علی رغم مطالعاتی که در گذشته در زمینه پروبیوتیک ها بر روی انواع گونه های آبزی (Gatesoupe, 1999; Ringø & Gatesoupe, 1998) انجام گرفته است، در سالهای اخیر مطالعات زیادی در آبزی پروری در راستای استفاده از باکتریهای اسید لاكتیک جهت نیل به اهداف گوناگون نظیر کاهش بیماریهای عفونی و غیر عفونی، کاهش مصرف آنتی بیوتیک، بهبود شاخص گنادی و لقادمی، بهبود تعادل فلور میکروبی دستگاه گوارش ماهی، کنترل تکثیر و فعالیت باکتریهای بیماریزا، تحريك سیستم ایمنی، کاهش استرس و حساسیت به بیماری ها، بهبود رشد و ضربت تبدیل غذایی و همچنین کاهش تلفات انجام گرفته است (Soltani et al., 2008). در داخل کشور Askarian و همکاران (۲۰۰۸)، باکتریهای اسید لاكتیک را در گونه های تاسماهی ایرانی و فیل ماهی مورد مطالعه قراردادند، گونه های مورد بررسی در اوزان بالای ۱۰۰ گرم و لاروی از تنوع یکسانی از باکتریهای اسید لاكتیک به ترتیب با شمارش تقریبی $\text{CFU g}^{-1} = 10^4 - 10^5$ روده و 10^6 Larvae^{-1} شامل *Enterococcus seriolicida* باکتریهای *L. mesenteroides*, *L. curvatus* و *L. lactis*, *Lactococcus raffinolactis* و *Streptococcus sp.* در فیل ماهیان برخوردارند، که در این راستا لزوم بررسی دقیق تری در زمینه باکتریهای اسید لاكتیک بومی ماهیان خاویاری را مشخص می سازد. Ghanbari و همکاران (۲۰۰۹)، لاکتوباسیلهای *L.*

¹ Trypticase Soy Agar

باکتریهای تولید کننده اسید لاکتیک نیز از محیط کشت واسرشنthe سازی، پهلوگیری پرایمرها و بسط به ترتیب ۳۵ سیکل در ۹۴ درجه سانتی گراد به مدت ۳۰ ثانیه، ۵۱ درجه سانتی گراد به مدت ۳۰ ثانیه و ۷۲ درجه سانتی گراد به مدت ۶۰ ثانیه و در انتهای بسط نهایی در ۷۲ درجه سانتی گراد به مدت ۱۰ دقیقه بوده است. جهت بررسی محصول PCR، الکتروفوروز بر روی ژل آگارز ۱٪ و رنگ آمیزی با ایتیدیوم بروماید انجام گردید و ژل در دستگاه مستند ساز ژل^۴ ساخت شرکت Vilber lourmant همراه با برنامه نرم افزاری Biocape بررسی شد. در نهایت ۱۵ میکرولیتر از محلول حاوی استخراج DNA به همراه پرایمرهای مورد استفاده برای توالی یابی دو طرفه به شرکت Pioneer کره جنوبی ارسال گردید. پس از دریافت توالی ها با استفاده از برنامه Blast NCBI به منظور مقایسه و تعیین درصد مشابهت با نمونه های موجود در بانک ژن NCBI مورد استفاده قرار گرفتند. جهت مطالعه آماری علاوه بر استفاده از آمار عمومی و توصیفی از آزمون غیرپارامتریک Chi-square جهت مقایسه فراوانی باکتریها استفاده گردید.

نتایج

نتایج شمارش باکتریهای جدا شده از روده: نتایج شمارش باکتریهای روده تاسماهی سبیری در محیط کشت MRS آگار در جدول ۱ آورده شده است و از ۳۸ ماهی کشت داده شده فقط از روده ۱۱ ماهی باکتریهای پروپیوتیکی مورد جداسازی قرار گرفت. همچنین آزمونهای اولیه بر روی باکتریهای جداسازی شده از روده ماهیان در محیط کشت MRS آگار نشان داد که این باکتریها دارای خصوصیات گرم مثبت، کاتالاز منفی، فاقد قدرت همولیتیک بوده اند و همچنین کمینه و بیشینه آنها به ترتیب ۲ تا ۳۷۰ (Log CFU g⁻¹) بوده است.

۴۸ ساعت مورد ارزیابی قرار گرفت. جهت بررسی MRS^۲ آگار استفاده گردید و پلیت ها در دمای ۳۰ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت در شرایط بی هوایی قرارداده شدند. سپس باکتری ها بر اساس رنگ، شکل و اندازه مورد مطالعه قرار گرفتند و پس از شمارش بر اساس CFU^۳، کشت خالص جهت مطالعات مولکولی تهیه گردید (Soltani *et al.*, 2013). استخراج DNA به منظور مطالعه مولکولی باکتریها، در ابتدا peq (No. 12-3450-01) استخراج قرار گرفت. Bacterial DNA GOLD کمیت و کیفیت DNA استخراج شده باکتریها به ترتیب با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر نانودرایپ مدل ND 1000 در طول موج های ۲۶۰ و ۲۸۰ نانومتر و الکتروفوروز ژل آگاروز ۱٪ بررسی شد. DNA هایی که از کیفیت مناسب برخوردار بودند برای انجام آزمایش PCR انتخاب شدند. انجام آزمایش PCR : برای انجام آزمایش PCR از یک جفت پرایمر عمومی شناسایی باکتریها (Lane, 1991) برای تکثیر ژن 16S rRNA به شرح زیر استفاده گردید:

Forward sequencing primer: 27f

(5'AGAGTTTGATCMTGGCTCAG)

Reverse sequencing primer:

1492r(5'TACGGYTACCTTGTACGACTT)

برای انجام آزمایش PCR به شرح زیر عمل گردید : ترکیب واکنش ۵۰ میکرولیتری PCR شامل ۲ میکرولیتر DNA استخراج شده، ۲ میکرولیتر پرایمر F ، ۲ میکرولیتر پرایمر R ، ۵ میکرولیتر بافر PCR ، ۰/۴ میکرولیتر MgCl₂ ۱ میکرولیتر dNTPs میکرولیتر Taq و ۳۵/۶ میکرولیتر آب مقطر استریل استفاده گردید. برای تکثیر DNA از دستگاه PCR مدل EP شرکت Eppendorf آلمان استفاده شد. چرخه های حرارتی PCR شامل مرحله واسرشنthe سازی اولیه^۴ در ۹۴ درجه سانتی گراد به مدت ۱۰ دقیقه، سپس مراحل

¹ de Man, Rogosa and Sharpe Agar

² Colony Forming Unit

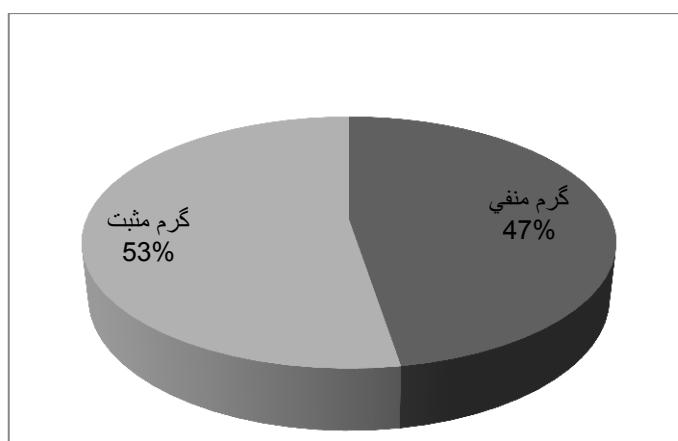
³ initial denaturation

جدول ۱: نتایج شمارش باکتری های روده (Log CFU g^{-1}) تاسماهی سبیری در محیط کشت MRS AgarTable 1: The results of intestinal bacteria count (Log CFU g^{-1}) of Siberian sturgeon in MRS Agar culture medium

باکتریهای اسید لاتئنیک (Log CFU g^{-1})	نمونه ها	شماره ماهی
۲/۸۴	M1-1	
۲/۳	M2-1	۱
۳/۳۴	M1-۳	
۳/۰۴	M ۳-۳	۳
۲/۸۴	M ۴-۳	
۲/۳۰	M۳-۵	
۲/۸۴	M۵-۵	۵
۲/۶	M1-۹	
۲/۴۷	M۳-۹	۹
۲	M1-۱۰	
۲/۶	M۳-۱۰	۱۰
۲/۶۹	M1-۱۱	۱۱
۳/۲۷	M۳-۱۲	۱۲
۲/۳	M1-۱۳	۱۳
۳/۷	M2-۲۶	۲۶
۲	M1-۲۷	۲۷
۳/۱۷	M1-۳۲	۳۲

بیشتری را (تعداد ۲۰ و ۵۳ درصد) نسبت به باکتری های گرم منفی (تعداد ۱۸ و ۴۷ درصد) داشته اند.

براساس شکل ۱، از تعداد ۳۸ باکتری جدا سازی شده در محیط کشت TSA، باکتری های گرم مثبت فراوانی



شکل ۱: فراوانی باکتری های روده (گرم مثبت و گرم منفی) روده تاسماهی سبیری در محیط کشت TSA

Figure 1: Frequency of intestinal bacteria (gram positive and gram negative) in TSA culture medium

$6/79 \pm 0/19$ بوده و بین میانگین آنها اختلاف معنی دار آماری مشاهده شد ($p < 0.05$).

بر اساس شکل ۲، میانگین شمارش باکتری های اسید لакتیک (Log CFU g^{-1}) $2/72 \pm 0/11$ و میانگین شمارش کلی باکتریابی در محیط کشت TSA برابر با

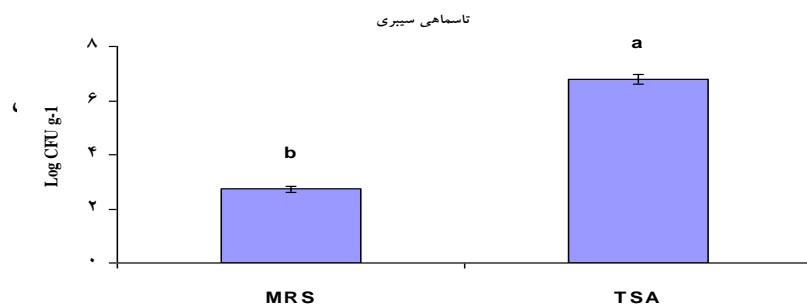
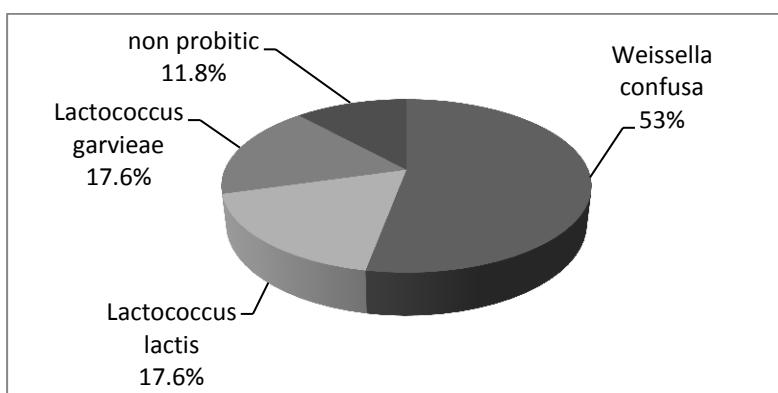


Figure 2: Comparison of the average of lactic acid bacterial count and total bacterial count (Log CFU g^{-1}) in the Siberian sturgeon intestine

شناسایی مولکولی قرار گرفت. بر اساس شکل ۳، در بررسی فراوانی باکتری های شناسایی شده از تاسماهی سیبری بر روی محیط کشت MRS، از ۱۷ باکتری شناسایی شده، به ترتیب باکتری های *W. confusa* (تعداد ۹ و فراوانی ۰.۵۳٪)، *L. garvieae* (تعداد ۳ و فراوانی ۰.۱۷٪)، *L. lactis* (تعداد ۳ و فراوانی ۰.۱۷٪) و باکتری های غیر پروبیوتیکی (non probiotic) (تعداد ۲ و فراوانی ۰.۱۱٪) مورد جداسازی و شناسایی قرار

نتایج شناسایی مولکولی: نتایج حاصل از آزمایش PCR با استفاده از پرایمر عمومی باکتریها نشان داد که محصول PCR یک قطعه باند DNA به طول تقریبی ۱۴۰۰ جفت باز بود که در همه نمونه های مورد بررسی مشاهده شد. با استفاده از تعیین توالی ژن *16S rRNA*، باکتریهای اسید لакتیک در روده تاسماهیان سیبری *Weissella confusa*، *L. garvieae* و *Lactococcus lactis* مورد گرفت.



شکل ۳: فراوانی باکتری های جداسازی شده از روده تاس ماہی سیبری

Figure 3: Frequency of bacteria isolated from the intestine of Siberian sturgeon

بحث

خلاف تحقیق حاضر دارای فراوانی بیشتری از باکتریهای اسید لاكتیک در روده بوده اند. مطابق نتایج حاصل از این بررسی باکتریهای اسید لاكتیک در *L. W. confusa* تسامه‌ای سیبری شامل *L. lactis* و *L. garvieae* مورد شناسایی مولکولی قرار گرفتند. Ghanbari و همکاران (۲۰۰۹)، با استفاده از روش‌های بیوشیمیایی صرفاً به بررسی لاكتوباسیلوس‌های روده تسامه‌ای ایرانی و فیل ماهیان *L. L. casei* *L. oris* *L. plantarum* *sakei* *L. brevis* و *L. alimentarius* *coryneformis* با تراکم لگاریتمی ۵ تا ۶ در هر گرم روده مورد شناسایی قرار دادند (Ghanbari et al., 2009) ولی در مطالعه حاضر *Lactobacillus* مورد جداسازی قرار نگرفت. همچنین Askarian و همکاران (۲۰۰۹)، در بررسی تنوع باکتریهای اسید لاكتیک در گونه‌های تسامه‌ای ایرانی و فیل ماهی در اوزان بالای ۱۰۰ گرم سایر باکتریهای اسید لاكتیک نظیر *Leuconostoc* و *Lactobacillus curvatus mesenteroides* و *Streptococcus* spp. را شناسایی کردند که در تحقیق حاضر مورد جداسازی قرار نگرفت. فلور میکروبی روده ماهیان تحت تاثیر تغییرات محیطی می‌باشد و انتظار می‌رود که تنوع آنها در انواع آبیان متفاوت باشد. شرایط داخلی دستگاه گوارش، فاکتورهای محیطی، دمای آب، تفاوت‌های فیزیولوژیکی انواع ماهیان و تفاوت‌های تغذیه‌ای را می‌توان از عوامل احتمالی موثر در تنوع و تراکم باکتریهای اسید لاكتیک در روده ماهیان برشمود (Hagi et al., 2004) در این بررسی باکتری *W. confusa* برای اولین بار از روده تسامه‌ای سیبری مورد جداسازی و شناسایی قرار گرفت. در بررسی Soltani و همکاران (۲۰۱۳)، نیز باکتری *W. cibaria* از تسامه‌ای ایرانی جداسازی گردید. نتایج تحقیق Lee و همکاران (۲۰۱۲)، نشان داد که *W. confusa* دارای خواص پروبیوتیکی بهتری نسبت به *W. cibaria* است. بکارگیری *W. confusa* و باکتریهای *W. cibaria*

نتایج حاصل از بررسی شمارش باکتریهای اسید لاكتیک در روده تسامه‌ای سیبری با میانگین وزنی حدود ۳۱ گرم نشان داد که میانگین تراکم این باکتریها معادل $2/72 \pm 0/11 \text{ Log CFU g}^{-1}$ بوده است. تثبیت، تکثیر و عملکرد باکتریهای اسید لاكتیک در دستگاه گوارش ماهیان بطور عمده تحت تاثیر فاکتورهای مختلف محیطی نظیر کیفیت آب، سختی، اکسیژن محلول، دما، pH، فشار اسمزی، تماس‌های مکانیکی، میکروفلور محیطی و همچنین گونه‌های موردن بررسی می‌باشد (Das et al., 2008). از سوی دیگر مشخص شده است که باکتریهای اسید لاكتیک از لحاظ تغذیه‌ای مشکل پسند^۵ هستند و برای رشد به کربوهیدرات‌ها، ویتامین‌ها، مشتقان اسیدهای نوکلئیک، اسیدهای آمینه و پپتیدها نیاز دارند (Ringø & Gatesoupe, 1998). در بررسی Soltani و همکاران (۲۰۱۳)، شمارش باکتریهای اسید لاكتیک در روده تسامه‌ای ایرانی با میانگین وزنی حدود ۳ گرم معادل $4/38 \text{ Log CFU g}^{-1}$ و شامل باکتریهای لاکتوکوکوس لاکتیس، لاکتوکوکوس گارویه، پدیوکوکوس پنتوسائوس و ویسلا سیبریا بود که از لحاظ باکتریهای لاکتوکوکوس و ویسلا با مطالعه حاضر مطابقت دارد. در مطالعه Askarian (۲۰۰۹)، مشخص گردید که تراکم باکتریهای اسید لاكتیک روده ماهیان خاویاری (تسامه‌ای ایرانی و فیل) در اوزان بالای ۱۰۰ گرم در محدوده $5-3 \text{ CFU g}^{-1}$ بوده است که با مطالعه حاضر از لحاظ تراکم این باکتریها در روده مغایرت داشته است ولی درخصوص حضور باکتریهایی از جنس *Lactococcus* مطابقت دارد. میزان شمارش باکتریهای اسید لاكتیک در روده تعدادی از ماهیان آب شیرین با محدوده وزنی ۳۰۰-۱۰۰۰ گرم نیز از 5 Log CFU g^{-1} تا ۷ متغیر بوده است (Hagi et al., 2004) که بر

^۵ fastidious

انفجار تنفسی، ایمنوگلوبولین، لیزوزیم، فعالیت کمپلمان و فاگوسیتیک بوده است (Balcazar *et al.*, 2006 a,b; 2007a,b; 2009) نتایج آمده است، *L. garvieae* نیز در این مطالعه مورد جداسازی قرار گرفت. *L. garvieae* که قبل از تحقیق نام گذاری *Enterococcus seriolicida* تحت عنوان شده بود از عوامل استرپتوکوکوزیس در انواع ماهیان (*Seriola quinqueradiata*) آب شور نظیر دم زرد (Toranzo *et al.*, 2005) در ژاپن و همچنین انواعی از ماهیان آب شیرین نظری ماهی توربوت (*Scophthalmus maximus*)، در برخی از کشورها نظیر ایتالیا، اسپانیا، فرانسه، انگلیس و استرالیا محسوب می شود (Soltani *et al.*, 2008; Sharifiyazdi *et al.*, 2010). همچنین در ایران این باکتری در مزارع قزل آلای رنگین کمان (*Onchorhynchus mykiss*) از ماهیان بیمار مورد جداسازی و شناسایی قرار گرفته است (Vendrell *et al.*, 2006; Sharifiyazdi *et al.*, 2009). باکتریهای *L. lactis* subsp. *lactis* از *L. garvieae* و *L. lactis* subsp. *cremoris* مهمترین گونه های جنس *Lactococcus* هستند که دارای اهمیت کلینیکی در انسان و حیوانات می باشند (Askarian *et al.*, 2009). باکتریهای *L. lactis* subsp. *cremoris* (Balcazar *et al.*, 2007a) و ماهیان آزاد (Askarian *et al.*, 2007a) مورد جداسازی قرار گرفت. با توجه به سوابق بیماریزابی برخی از باکتریهای اسید لاکتیک در ماهیان (Ringø & Gatesoupe, 1998) ضروری است تا انتخاب و بکارگیری باکتریهای اسید لاکتیک جهت مطالعات تکمیلی در ماهیان با دقت بیشتری معمول گردد. بکارگیری هر یک از باکتریهای اسید لاکتیک جداسازی شده به عنوان پروپیوپتیک در آینده به مطالعات تکمیلی *In vivo* و *In vitro* بیان دارد.

تشکر و قدردانی

بدینوسیله از صندوق حمایت از پژوهشگران و فناوران کشور به جهت تصویب و اعطای گرن特 با کد طرح ۹۲۰۱۰۵۳۴ و همچنین از مساعدت و همکاریهای

Portunus که از خرچنگ *W. cibaria pelagicus* مورد جداسازی قرار گرفت، خواص پروپیوپتیکی در آن نداشته است (Talpur *et al.*, 2012). با توجه به پتانسیل خواص پروپیوپتیکی این باکتری می توان این باکتری را جهت انجام مطالعات تکمیلی در نظر داشت. تاکنون باکتریهای از *Lactococcus* به میزان زیادی از روده ماهیان از جمله ماهیان خاویاری مورد جداسازی قرار گرفته (Balcazar *et al.*, 2004; Hagi *et al.*, 2007; Askarian *et al.*, 2009; Hovda *et al.*, 2007; Soltani *et al.*, 2013; Merrifield *et al.*, 2010). در مطالعه حاضر باکتریهای لاکتوکوکوس لاکتیس و لاکتوکوکوس گارویه از روده تاسماهیان مورد جداسازی گردیدند. در بررسی Soltani و همکاران (۲۰۱۳) نیز باکتریهای لاکتوکوکوس لاکتیس و لاکتوکوکوس گارویه از تاسماهی ایرانی نیز جداسازی *L. lactis* spp. *cremoris* شدند. *L. lactis* spp. *cremoris* از روده گونه های تاسماهی ایرانی و فیل ماهی در اوزان بالای ۱۰۰ گرم توسط Askarian و همکاران (۲۰۰۹) جداسازی گردید. Hovda و همکاران (۲۰۰۷)، در فصول مختلف باکتری *Lactococcus* را در روده کپور نقره ای (*Hoplophthalichthys molitrix*)، کپور (Cyprinus carpio)، کپور زرد (*Ictalurus punctatus*) و همکاران (Hagi و همکاران (۲۰۰۴)، در مطالعه *L. lactis* subsp. *lactis* را توسط روشهای مولکولی از آزاد ماهیان جداسازی کرده اند که با نتایج مطالعه حاضر مطابقت دارد. جداسازی این باکتری در انواع ماهیان نشان می دهد که احتمالاً قابلیت آداسپت شدن این باکتری در شرایط فیزیولوژیک دستگاه گوارش گونه های مختلف بسیار زیاد است. *L. lactis* در شرایط *In vivo* در ماهیان دارای اثرات ایمنولوژیک نظیر افزایش فعالیت

Lactic Acid Bacteria in the Gastrointestinal Tracts of Reared Beluga (*Huso huso*) and Persian Sturgeon (*Acipenser persicus*): A Comparative Study. Journal of Fisheries and Aquatic Science, 3(5): 302-311. DOI: 10.3923/jfas.2008.302.311.

Balcazar, J.L., Blas, I., Ruiz-Zazuela, I., Vandrell, D., Girones, O. and Muzquiz, J.L., 2007a. Sequencing of variable regions of the 16S rRNA gene for identification of lactic acid bacteria isolated from the intestinal microbiota of healthy salmonids. Comparative Immunology, Microbiology & Infectious Diseases, 30:111–118. DOI: 10.1016/j.cimid.2006.12.001.

Balcazar, J.L., Blas, I., Ruiz-Zazuela, I., Vandrell, D., Girones, O. and Muzquiz, J.L., 2007b. Enhancement of the immune response and protection induced by probiotic lactic acid bacteria against furunculosis in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). FEMS Immunology Medicine Microbiology., 51, 185–193. DOI: 10.1111/j.1574-695X.2007.00294.x.

Balcazar, J.L., Blas, I., Ruiz-Zarzuela, I., Cunningham, D., Vendrell, D. and Muzquiz, J.L., 2006b. Review. The role of probiotics in aquaculture. Veterinary Microbiology, 114: 173–186. DOI: 10.1016/j.vetmic.2006.01.009.

Balcazar, J.L., Vandrell, D., de Blas, I., Ruiz-Zarzuela, I., Girones, O. and Muzquiz, J.L., 2006a. Immune modulation by probiotic strains: quantification of phagocytosis of *Aeromonas salmonicida* by

مدیریت و همکاران موسسه تحقیقات بین المللی تاسماهیان دریای خزر و موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور صمیمانه قدردانی و تشکر بعمل می آید.

منابع

اسماعیلی، پ.، ۱۳۸۸. جداسازی و شناسایی باکتریهای اسید لاکتیک موجود در روده تاسماهی ایرانی و بررسی اثر آنتاگونیستی بر علیه آتروموناس هیدروفیلا. پایان نامه، شیلات دانشگاه آزاد اسلامی لاهیجان، ۹۲ صفحه. افشار مازندران، ن. و رجب، ا.، ۱۳۸۶. پروبیوتیکها و کاربرد آن‌ها در تغذیه دام و طیور. ترجمه. انتشارات نوربخش. ۳۵۹ ص.

حسینی، س. ص.، محمدیان، ت.، عباسپور، ر.، علیشاھی، م. و امینی.، ۱۳۹۷. اثر ریزپوشانی با آرژینات/کیتوزان بر بقاء باکتری پروبیوتیک *Lactobacillus plantarum* در شرایط شبیه سازی شده معده و روده در فیل ماهی (*Huso huso*). مجله علمی شیلات ایران. ۱۶۱-۱۷۲ : ۲(۲۷).

سرافراز، ژ. و اکبریان، م.ع.، ۱۳۸۴. مروری بر بیولوژی ماهیان خاویاری خزر. انتشارات نقش مهر. ۱۱۰ ص.

علیزاده نوذری، م. و شاپوری، م.، ۱۳۹۶. بررسی تأثیر پروبیوتیک آلفامیون بر شاخص‌های رشد، پارامترهای بیو شیمیایی خون و ترکیب لشه فیل ماهی پرورشی (*Huso huso*). مجله علمی شیلات ایران. ۱۵۱-۱۵۹ : ۴(۲۶).

Askarian, F., Kousha, A. and RingØ, E., 2009. Isolation of lactic acid bacteria from the gastrointestinal tract of Beluga (*Huso huso*) and Persian sturgeon (*Acipenser persicus*). Journal of Applied Ichthyology., 25 (2): 91–94. DOI: org/10.1111/j.1439-0426.2009.01290.x.

Askarian, F., Matinfar, A., Kousha, A., Bahmani, M., Khorshidi, K., Shenavar, A. and RingØ, E., 2008. Diversity of

- radiolabelling assay. Comparative Immunology, Microbiology & Infectious Diseases, 29(5-6):335- 43. DOI: 10.1016/j.cimid.2006.09.004.
- Balcazar, J.L., Vandrell, D., de Blas, I., Ruiz-Zarzuela, I. and Muzquiz, J.L., 2009.** Effect of *Lactococcus lactis* CLFP 100 and *Leuconostoc mesenteroides* CLFP 196 on *Aeromonas salmonicida* infection in brown trout (*Salmo trutta*). Journal of Microbiology Biotechnology, 17: 153-157. DOI: 10.1159/000226588.
- Das, S., Ward, L.R. and Burke, C., 2008.** Prospects of using marine actinobacteria as probiotics in aquaculture. a minireview. Applied Microbiology Biotechnology, 81: 419–429. DOI: 10.1007/ s00253-008-1731-8.
- Gatesoupe, F.J., 1999.** The use of probiotics in aquaculture: Review. Aquaculture, 180: 147–165. DOI: 10.5402/2012/916845.
- Ghanbari, M., Rezaei, M., Jami, M. and Nazari, R.M., 2009.** Isolation and characterization of *Lactobacillus* species from intestinal contents of beluga (*Huso huso*) and Persian sturgeon (*Acipenser persicus*). Iranian Journal of Veterinary Research, Shiraz University, 10(2): 152- 157. DOI: 10.22099/ijvr.2009.1668.
- Hagi, T., Tanaka, D., Iwamura, Y. and Hoshino, T., 2004.** Diversity and seasonal changes in lactic acid bacteria in the intestinal tract of cultured freshwater fish. Aquaculture, 234: 335–346. DOI: 10.1016/j.aquaculture.2004.01.018.
- leukocytes isolated from gut of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) using a **Hovda, M.B., Lunestad, B.T., Fontanillas, R. and Rosnes. J.T., 2007.** Molecular characterisation of the intestinal microbiota of farmed Atlantic salmon (*Salmo salar* L.). Aquaculture, 272: 581–588. DOI: 10.1016/j.aquaculture.2007.08.045.
- Lane, D. J., 1991.** 16S/23S rRNA sequencing. In: Nucleic Acid Techniques in Bacterial Systematics. E. Stackebrandt and M. Goodfellow (Eds.). John Wiley and Sons, New York, pp115–175.
- Lee, K.W., Park, J.Y., Jeong, H.R., Heo, H.J., Han, N.S. and Kim. J.H., 2012.** Probiotic properties of Weissella strains isolated from human faeces. Anaerobe, 18: 96-102. DOI: 10.1016/ j.anaerobe. 2011.12.015
- Merrifield, D. L., A. Dimitroglou, A. Foey, S.J. Davies, R.T.M. Baker, J. Bøgwald, M. Castex and Ringø E., 2010.** The current status and future focus of probiotic and prebiotic applications for salmonids- a Review. Aquaculture, 302: 1–18. DOI: 10.1016/j.aquaculture.2010.02.007.
- Ringø, E. and Gatesoupe, F.J., 1998.** Lactic acid bacteria in fish: a review. Aquaculture, 160: 177-203. DOI:10.1016/S0044-8486(97)00299-8.
- Sharifiyazdi, H., Akhlaghi, M., Tabatabaei, M. and Mostafavi Zadeh, S.M., 2010.** Isolation and characterization of *Lactococcus garvieae* from diseased rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*, Walbaum) cultured in Iran. Iranian Journal

of Veterinary Research, Shiraz University, Vol (11), No (4)33, 342-350. DOI: 10.22099/ijvr.2010.105.

Soltani, M., Nikbakht, Gh., Mousavi, H.A.E. and Ahmadzadeh, N., 2008. Epizootic outbreaks of lactococciosis caused by *Lactococcus garvieae* in farmed rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) in Iran. Bulletin of the European Association of Fish Pathologists. 28(5): 207-212.

Soltani, M., Pourkazemi, M., Ahmadi, M.R., Taherimirghead, A., Merrifield, D.L. and Masouleh, A.S., 2013. Genetic diversity of lactic acid bacteria in the intestine of Persian sturgeon fingerlings. Journal of Applied Ichthyology, 29(3):494-498. DOI: 10.1111/jai.12107.

Talpur, A.D., Memon, A.J., Khan, M.I., Ikhwanuddin, M., Danish Daniel, M.M. and Abol-Munafi, A.B., 2012. Isolation and screening of lactic acid bacteria from

the gut of blue swimming crab, *p. pelagicus*, an in vitro inhibition assay and small scale in vivo model for validation of isolates as probiotics. Journal of Fisheries and Aquatic Scientific, 7(1): 1-28. DOI: 10.3923/jfas.2012.1.28.

Toranzo, A.E., Magariños, B. and Romalde, J.L., 2005. A review of the main bacterial fish diseases in mariculture systems. Aquaculture, 246: 37– 61. DOI: 10.1016/j.aquaculture.2005.01.002.

Vendrell, D., Balcázar, J.L., Ruiz-Zarzuela, I., Blas, I., Gironés, O. and Múzquiz, J.L., 2006. *Lactococcus garvieae* in fish: a review. Comparative Immunology, Microbiology & Infectious Diseases, 29(4): 177-198. DOI: 10.1016/j.cimid.2006.06.003.

Isolation and molecular diagnosis of lactic acid bacteria in intestine of Siberian sturgeon (*Acipenser baerii*)

Shenavar Masouleh A.^{1*}; Pourkazemi M.²; Soltani M.³; Yarmohammadi M.¹;
Yazdani M.¹; Alizadeh M.¹; Jalilpour J.¹; Bazari Moghaddam S.¹;
Masoumzadeh M.¹; Hoseynifar S.H.⁴; Esmaeilii P.⁵; Baniesmaeilii Y.⁵

^{*}shenavar1969@gmail.com

1- International Sturgeon Research Institute, Agricultural Research Education and Extension Organization (AREEO), Rasht, Iran

2- Iranian Fisheries Science Research Institute, Agricultural Research Education and Extension Organization (AREEO), Tehran, Iran

3- Faculty of Veterinary Medicine, University of Tehran, Tehran, Iran

4- Gorgan University of Agricultural Sciences & Natural Resources, Gorgan, Iran

5- Guilan Science and Technology Park, Rasht, Iran

Abstract

Caspian Sea sturgeons, are the most valuable species due to the production of meat and caviar. Sturgeon cultures as like other fish rearing, the outbreak of all kinds of infectious diseases in the farms can be expected and in this regard, isolation, identification and consumption of the local probiotics can be very important in the health promotion and growth indices. For this purpose, sampling has been done from 38 fish, in addition to culturing and counting aerobic and facultative anaerobic bacteria (AFAB) on Tryptic Soy Agar, and lactic acid bacteria (LAB) were also isolated and counted on MRS Agar. In Siberian sturgeon, the average number of LAB were 2.72 ± 0.11 (Log CFU g⁻¹) and the average of AFAB were 6.79 ± 0.19 (Log CFU g⁻¹). Through 16SrRNA gene sequencing, LAB including *Weissella confusa*, *Lactococcus lactis*, and *L. garvieae* were molecularly identified in the Siberian sturgeon intestines. Complete laboratory and field studies for use of these bacteria as probiotics is required.

Keywords: probiotic, sturgeon, aquatic animals, intestine, food

* Corresponding author