



مقاله علمی - پژوهشی:

اثرات جیره‌های حاوی باکتری‌های *Lactococcus lactis* و *Bacillus subtilis* بر خون‌شناسی سلولی و آنزیم‌های گوارشی ماهی اسکار ببری (*Astronotus ocellatus* Agassiz, 1831)

عباس حسنی نیا^۱، حبیب وهابزاده رودسری^{*}^۱، حسین خارا^۱، علیرضا شناور ماسوله^۲،
محمد احمدنژاد^۳

*habib.vahabzadeh@gmail.com

۱- گروه شیلات، واحد لاهیجان، دانشگاه آزاد اسلامی، لاهیجان، ایران، صندوق پستی: ۱۶۱۶

۲- انسستیتو تحقیقات بین‌المللی ماهیان خاویاری، موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی رشت، ایران، صندوق پستی: ۴۱۶۳۵-۳۴۶۴

۳- پژوهشکده آبزی پروری آبهای داخلی، موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور، سازمان تحقیقات، ترویج و آموزش کشاورزی، بندر انزلی، ایران، صندوق پست: ۶۶

تاریخ پذیرش: مرداد ۱۴۰۱

تاریخ دریافت: اسفند ۱۴۰۰

چکیده

ماهی اسکار (*Astronotus ocellatus*) یکی از محبوب‌ترین ماهیان آکواریومی نیاز به توجه بیشتری جهت فراهم آوردن سلامت در شرایط پرورشی دارد. با توجه به گسترش به کارگیری باکتری‌های پروپیوتیک در صنعت آبزی پروری، این تحقیق جهت ارزیابی اثرات باکتری‌های *Bacillus subtilis* و *Lactococcus lactis* بر آنزیم‌های گوارشی و خون‌شناسی ماهی به عنوان شاخص‌های سلامت اسکار انجام گرفت. آزمایش با ۳۰۰ قطعه بچه ماهی با میانگین وزنی $8/۹۵ \pm 0/۰۳$ گرم و طول $۸/۰۲ \pm ۰/۲۳$ سانتی‌متر طی ۷۰ روز با جیره حاوی باکتری‌های مذکور در ۹ گروه تیماری با غلظت باکتریایی g/g CFU^{۱۰} به صورت مقادیر ۱۵۰، ۳۰۰ و ۴۵۰ میلی‌گرم باکتری افزوده شده در هر کیلوگرم غذا و تیمارهای ترکیبی دو نوع باکتری‌ها به اندازه ۷۵ و ۲۲۵ میلی‌گرم در هر کیلو غذا و تیمار شاهد طراحی شد. در پایان دوره پرورش، نتایج حاصل از شاخص‌های خونی نشان‌دهنده افزایش گلبول‌های قرمز، مقادیر هموگلوبین و هماتوکریت در تیمار ۳ (LL₄₅₀) بود ($P < 0.05$). همچنین نتایج حاصل از فعالیت آنزیم‌های گوارشی شامل آمیلاز، لیپاز و پروتئاز در بین تیمارهای دریافت‌کننده باکتری به ویژه تیمار ۳ (LL₄₅₀) از نظر آماری به طور معنی‌داری با شاهد متفاوت بود ($P < 0.05$).

کلمات کلیدی: پروپیوتیک، ماهی اسکار، *Bacillus subtilis*، *Lactococcus lactis*، آنزیم‌های گوارشی، سلول‌های خونی

مقدمه

شده است. از آن جایی که پرورش ماهیان زینتی در دنیا بسیار رونق دارد، نتایج این تحقیق می‌تواند در مراکز تکثیر و پرورش ماهیان زینتی، کارخانجات تولید غذای آبزیان و مراکز فروش ماهیان زینتی مورد بهره‌برداری قرار گیرد.

مواد و روش کار

این مطالعه در تابستان ۱۳۹۸ در سالن تکثیر و پرورش ماهیان زینتی مرکز آموزش جهاد کشاورزی میرزا کوچک خان به مدت ۷۰ روز انجام گرفت. در این تحقیق از ۳۰۰ قطعه بچه ماهی اسکار ببری حاصل تکثیر یک جفت مولد با میانگین وزنی $۸/۹۶ \pm ۰/۰۳$ گرم و میانگین طولی $۸/۲۳ \pm ۰/۰۲$ سانتی‌متر در قالب طرح کامل‌تصادفی در ۱۰ تیمار و هر یک با ۳ تکرار به صورت تصادفی انتخاب شدند. ماهی‌ها پس از یک دوره ۱۰ روزه سازگاری با محیط و غذا در ۳۰ آکواریوم شیشه‌ای با حجم ۵۰ لیتر آب و تراکم کشت ۱۰ عدد آزمایش شدند. پارامترهای فیزیکی و شیمیایی آب شامل دمای آب با میانگین $۲۷/۸۴ \pm ۰/۳۲$ درجه سانتی‌گراد و اکسیژن محلول آب با میانگین $۷/۶۷ \pm ۰/۴۴$ میلی‌گرم در لیتر با دستگاه اکسیژن‌متر دیجیتال (WTW oxi 3205 SET3) و pH آب با میانگین $۷/۳۶ \pm ۰/۲۱$ با دستگاه پیاج‌متر (JENWAY 370) به صورت روزانه و سختی آب DH با میانگین $۱۷۲/۴ \pm ۰/۴$ میلی‌گرم در لیتر به صورت هفتگی و آمونیاک NH_4^+ هر ده روز یکبار قبل از غذاده حدود $۰/۰۷$ میلی‌گرم در لیتر با کیت اندازه‌گیری آمونیاک (VAHEB) در کلیه آکواریوم‌ها اندازه‌گیری شد و همواره در تمام دوره پرورش در تیمارها تغییری مشاهده نشد (جدول ۱). با پمپ هواده RESUN ACO – 010 (جدول ۱) با قدرت اکسیژن‌دهی $۰/۱۳۵$ مترمکعب در دقیقه، هوادهی صورت گرفت.

بیشترین تجارت ماهی‌های زینتی مربوط به گونه‌های آب Whittington and Chong, 2007; Marlianingrum *et al.*, 2022 مهم در تجارت ماهی‌های زینتی است (Ghosh *et al.*, 2008). ایجاد حالت پایدار در دستگاه گوارش ماهی باعث افزایش هضم و جذب و اینمی ماهی می‌شود (Naiel *et al.*, 2022). تأثیر استفاده از پریوبوتیک‌ها بر فاکتورهای خونی و تغذیه‌ای در گونه‌های مختلفی از سیکلیدها مورد بررسی قرار گرفته است که از جمله می‌توان به مطالعه Firouzbakhsh و Hemkaran (۲۰۱۱)، Safari (۲۰۱۳) Mehraban و Won (*Astronotus ocellatus*) (2020) گذایی ماهی اسکار (Oreochromis niloticus) اشاره کرد. ماهی اسکار گونه‌ای گوشتخوار و یک ماهی همیشه گرسنه است که حتی در حالت سیری نیز علاقه به دریافت مواد غذایی دارد. این ماهی از خانواده Cichlidae به دلیل زیبایی خاصی که دارد، به عنوان یک ماهی زینتی محبوب تبدیل شده است (Hassaninia *et al.*, 2022).

امروزه به خوبی مشخص شده است که عملکرد دستگاه گوارش جانوران آبزی می‌تواند از طریق تعديل میکروبی با استفاده از سویه‌های متعدد باکتری‌های پریوبوتیک خوارکی بهینه شود (Li *et al.*, 2021). همچنین می‌توان با مصرف میکروب‌های مفید در جهت کاهش یا حذف باکتری‌های بیماری‌زای فرستطلبه اقدام نمود، چون آنها می‌توانند بر عملکرد رشد، تعادل میکروبی روده و فعالیت‌های آنزیمی ماهی‌ها تاثیر بگذارند (Hasan and Banerjee, 2020). در مطالعه حاضر، اثرات پریوبوتیک افزودن باکتری‌های *Lactococcus lactis* و *Bacillus subtilis* به خوارک بر وضعیت خون‌شناسی سلولی، آنزیم‌های گوارشی و بافت روده ماهی اسکار بررسی شدند.

جدول ۱: دامنه تغییرات پارامترهای آب آکواریوم‌ها در طول دوره ۷۰ روز پرورش

| دما (درجه سانتی‌گراد) | pH (اکسیژن محلول ppm) | SX (DH) | آمونیاک (mg l ⁻¹) | نیتریت (mg l ⁻¹) |
|--------------------------|--------------------------|-----------------|----------------------------------|---------------------------------|
| $۲۷/۸۴ \pm ۰/۳۲$ | $۷/۶۷ \pm ۰/۴۴$ | $۱۷۲/۴ \pm ۰/۴$ | $۰/۰۷$ | $۰/۰۴$ |

جدا شده از دستگاه گوارش آبزیان با علامت اختصاری *lactis* L.L. که از تاسماهی ایرانی *Acipenser persicus* جداسازی

باکتری *Bacillus subtilis* به صورت فراورده‌های میکروبی تجاری با علامت اختصاری B.S و باکتری *Lactococcus*

و در NCBI با شماره JF831150 مورد ثبت قرار گرفته است.
سه جیره حاوی باکتری‌های *B. subtilis* و *L. lactis* و
مخلوط آنها به طور مساوی تهیه شد. میزان مصرف
باکتری‌های L.L و B.S 10^{10} CFU/g در مقدار

۱۵۰-۳۰۰-۴۵۰ میلی‌گرم در هر کیلوگرم غذا آماده گردید
(جدول ۲).

جدول ۲: معرفی تیمارهای مورد بررسی

| تیمار | محتویات غذایی | میزان مصرف باکتری |
|------------------------|---|-------------------|
| (1) LL ₁₅₀ | غذای کوپنر حاوی باکتری <i>Lactococcus lactis</i> | ۱۵۰ ml/kg |
| (2) LL ₃₀₀ | غذای کوپنر حاوی باکتری <i>Lactococcus lactis</i> | ۳۰۰ ml/kg |
| (3) LL ₄₅₀ | غذای کوپنر حاوی باکتری <i>Lactococcus lactis</i> | ۴۵۰ ml/kg |
| (4) BS ₁₅₀ | غذای کوپنر حاوی باکتری <i>Bacillus subtilis</i> | ۱۵۰ ml/kg |
| (5) BS ₃₀₀ | غذای کوپنر حاوی باکتری <i>Bacillus subtilis</i> | ۳۰۰ ml/kg |
| (6) BS ₄₅₀ | غذای کوپنر حاوی باکتری <i>Bacillus subtilis</i> | ۴۵۰ ml/kg |
| (7) MIX ₁₅₀ | غذای کوپنر مخلوط باکتری‌های <i>L. lactis</i> و <i>B. subtilis</i> | ۷۵+۷۵ ml/kg |
| (8) MIX ₃₀₀ | غذای کوپنر مخلوط باکتری‌های <i>L. lactis</i> و <i>B. subtilis</i> | ۱۵۰+۱۵۰ ml/kg |
| (9) MIX ₄₅₀ | غذای کوپنر مخلوط باکتری‌های <i>L. lactis</i> و <i>B. subtilis</i> | ۲۲۵+۲۲۵ ml/kg |
| (10) Control | غذای کوپنر بدون باکتری | . |

جدول ۳: مقدار عناصر غذایی موجود در غذای کوپنر (آنالیز شرکت)

| مواد غذایی | مقدار % /۸-۱/۲ mm* |
|-----------------|--------------------|
| پروتئین | .۵۶% |
| چربی خام | .۱۵% |
| سلولز | .۰۵% |
| خاکستر | .۸۴% |
| فسفر | .۱۴% |
| کلسیم | .۲۳% |
| سدیم | .۰۷% |
| رطوبت | .۹۷% |
| سایر افزودنی‌ها | .۶% |

۲۴ ساعت پس از پایان دوره پرورش قطع تغذیه جهت اطمینان کامل از دفع محتویات لوله گوارش، انجام شد و از ۳ قطعه بچه ماهی اسکار از هر آکواریوم از رگ‌های ناحیه دمی در پشت باله مخرجی و با استفاده از سرنگ انسولین خون‌گیری صورت گرفت.

بعد از گرفتن ۲^{cc} خون، ۰/۵^{cc} به داخل تیوب‌های اپندروف آگشته به ماده ضد انعقاد خون هپارین جهت انجام مطالعات شاخص‌های خونی و ۱/۵ باقیمانده به صورت مخلوط کردن

۳

جهت غنی‌سازی در جیره غذایی ماهیان، مقدادر مورد نظر از پودر باکتری‌های L.L و B.S در زیر هود لامینار در ظروف پلاستیکی استریل توزین شده و سپس ۵۰ میلی‌لیتر سرم فیزیولوژی استریل به‌ازاء هر کیلو غذا اضافه شد. همچنین جهت یکسان بودن وضعیت تیمار شاهد با سایر تیمارها به جیره غذایی تیمار شاهد نیز ۵۰ میلی‌لیتر سرم فیزیولوژی بدون ماده موثر اضافه و محلول به طور یکسان بر غذا اسپری شد. محلول‌های تهیه شده از نسبت‌ها و غلظت‌های باکتری‌ها بر غذای مخصوص بچه ماهی کوپنر TROCO CRUMBLE HE با اندازه پلیت ۰/۸-۱/۲ میلی‌متر) و ویژگی ترکیبات اسپری شدند (جدول ۳).

خوراک‌دهی روزانه تیمارها بر پایه دمای آب و زیست توده هر آکواریوم و در نظر گرفتن به زیست‌سنگی‌ها (Hamrang et al., 2017 Omshi et al., 2008 Ghosh et al., 2008) (از ابتداء تا انتها درصد وزن توده زنده (Ghosh et al., 2008) (۱۶ و ۱۲ ساعت در ۳ دوره) در ۳ وعده صبح، ظهر و عصر در دوره ۷ روز انجام گرفت (جدول ۲).

$$\text{MCV} = \frac{\text{Hematocrit}}{\text{RBC}} \times 10 \quad \text{رابطه ۱:}$$

غلظت متوسط هموگلوبین بر حسب پیکو گرم (pg) از رابطه ۲ محاسبه شد (Witeska *et al.*, 2022):

$$\text{MCH} = \frac{\text{Hemoglobin}}{\text{RBC}} \times 10 \quad \text{رابطه ۲:}$$

میانگین غلظت متوسط هموگلوبین گلبول‌های قرمز بر حسب درصد از رابطه ۳ به دست آمد (Witeska *et al.*, 2022).

$$\text{MCHC} = \frac{\text{Hemoglobin}}{\text{Hematocrit}} \times 100 \quad \text{رابطه ۳:}$$

اندازه‌گیری آنزیم‌های گوارشی به روش تهیه سرم خون صورت گرفت. سنجش آلفا‌امیلاز به روش از طریق رنگ‌سنجی کیتیک و به کارگیری کیت زیست‌شیمی (ساخت ایران) و با دستگاه اسپکتروفوتومتر در محدوده خطی در طول موج ۴۰۵ نانومتر و دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد مشخص و با استفاده از محلول‌های استاندارد، Substrate و Buffer سنجش شد (Schumann *et al.*, 2006). فعالیت لیپاز با مخلوط واکنش شامل Buffer، پروب DTNB و Substrate لیپاز تهیه شد و از طریق طیف سنجی در طول موج ۵۸۰ نانومتر و دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد صورت گرفت (Ng, 2002). اندازه‌گیری پروتئاز در سوپرناتانت‌ها با روش سنجش اسپکترومتری با اندازگیری جذب اجزاء محلول اسیدی در ۲۷۵ نانومتر تعیین شد که مقدار تیروزین آزاد شده را نشان می‌دهد (Ou *et al.*, 2018) تک کلون‌های باکتریایی در ۵۰ میلی‌لیتر محیط LB براس تلقیح شده و در ۳۷ درجه سانتی‌گراد همراه با تکان دادن در دور ۱۸۰ rpm ۲۴ ساعت انکوبه و نمونه‌ها در ۵۰ × ۸۰۰۰ g برای ۱۰ دقیقه سانتریفوژ شدند. سپس ۵۰ میکرولیتر از سوپرناتانت به ۴۵۰ میکرولیتر محلول واکنش حاوی ۱٪ کازئین در بافر ۵۰ میلی‌مولار گلایسین (NaOH) با pH=۱۰ اضافه شد و در ۳۵ درجه سانتی‌گراد برای ۱۰ دقیقه انکوبه گردید.

آنالیز آماری پس از اطمینان از نرمال بودن داده‌ها براساس نتایج حاصل از آزمون Shapiro-Wilk استفاده شد. به منظور مقایسه آماری بین گروه‌ها در تیمارها آزمون آنالیز واریانس یکطرفه (One-way ANOVA) انجام شد. پس از انجام آزمون همگن بودن واریانس^۲ از آزمون دانکن (Duncan) استفاده شد. کلیه آنالیزهای آماری با استفاده از نرم افزار SPSS ویرایش ۲۳ استفاده شد.

خون چند ماهی باهم^۱ به داخل تیوب‌های اپندوروف غیرهپارینه جهت انجام اندازه‌گیری آنزیم‌ها منتقل شد. خون موجود در لوله‌های اپندوروف فاقد ماده ضد انعقاد هپارین با سانتریفوژ (مدل Labofuge ساخت شرکت Heraeus sepatch (آلمان) با دور ۳۰۰۰ در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفوژ شد. سپس سرم جدا و با سمپلر به تیوب‌های اپندوروف انتقال و در دمای -۸۰ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. شرکت Heraeus sepatch (آلمان) با دور ۳۰۰۰ در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفوژ شد. سپس سرم جدا و با سمپلر به تیوب‌های اپندوروف انتقال و در دمای -۸۰ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند.

شرکت Heraeus sepatch (آلمان) با دور ۳۰۰۰ در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفوژ شد. سپس سرم جدا و با سمپلر به تیوب‌های اپندوروف انتقال و در دمای -۸۰ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. برای شمارش گلبول‌های قرمز، خون به نسبت ۱:۱۰۰ با یک رقیق کننده در یک لوله پلاستیکی اپندوروف رقیق و به آرامی مخلوط شد. انتقال خون رقیق شده به یک محفظه هموسیتومتر پوشیده شده با شیشه پوششی با استفاده از لوله مویرگی هماتوکریت یا میکروپیپت انجام شد.

ابتدا قطرات دفع شدند و سپس دهانه مویرگی یا پیپت لبه شیشه پوشش را لمس کرد تا خون رقیق شده بتواند محفظه هموسیتومتر را به خودی خود با استفاده از نیروی مویرگی مایع، بدون حباب هوا پر کند. شمارش سلول‌ها با بزرگنمایی ۴۰۰، پس از نشستن سلول‌ها در کف محفظه انجام شد. هماتوکریت با روش میکروسانتریفوژ با لوله‌های هپارین اندازه‌گیری شد (Witeska *et al.*, 2022). برای تعیین درصد هماتوکریت از روش میکروهامتوکریت استفاده شد. لوله‌ها در داخل میکروسانتریفوژ میکروهامتوکریت (مدل D-78532 Hettich Tuttlingen (آلمان) با سرعت ۱۰۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۷ دقیقه قرار گرفت (Witeska *et al.*, 2022). اندازه‌گیری هموگلوبین به روش سیان مت‌هموگلوبین یا سیانید هموگلوبین انجام گرفت. جذب نوری مخلوط را در اسپکتروفوتومتر (مدل UV/VIS - ۶۵۰.۵، شرکت Jenway ساخت انگلیس) و با استفاده از کیت پارس آزمون ساخت ایران و در طول موج ۵۴۰ نانومتر با استفاده از منحنی استاندارد اندازه‌گیری و با استفاده از فرمول غلظت هموگلوبین بر حسب گرم در دسی لیتر محاسبه گردید. حجم متوسط گلبول قرمز بر حسب واحد فمتولیتر (fl) از رابطه ۱ محاسبه شد (Witeska *et al.*, 2022).

^۱ Pulling

^۲ Test of Homogeneity of Variances

نتایج

هماتوکریت در تیمار ۳ (LL₄₅₀)، نسبت به سایر تیمارها و تیمار شاهد با اختلاف معنی دار آماری مشاهده شد ($P<0.05$). اما در فاکتور متوسط حجم گلوبول های قرمز، متوسط هموگلوبین گلوبول های قرمز و متوسط غلظت هموگلوبین با توجه به افزایش عددی هیچ گونه اختلاف معنی دار آماری بین تیمارها و شاهد مشاهده نشد (جدول ۴).

جدول ۴: شاخص های خونی ماهی اسکار در تیمارهای آزمایشی در پایان ۷۰ روز تغذیه از باکتری *B.subtilis*

| MCHC (g/dL) | MCH (pg) | MCV (fL) | هماتوکریت (%) | هموگلوبین (g/dL) | گلوبول های قرمز (mm ³) | تیمار |
|----------------|--------------|---------------|----------------------------|---------------------------|---------------------------------------|----------------------|
| ۲۱/۸۳ ± ۰/۱۲ | ۳۷/۱۰ ± ۰/۳۲ | ۱۷۰/۶۷ ± ۰/۸۸ | ۲۵/۵۳ ± ۰/۳۳ ^c | ۵/۵۳ ± ۰/۰۸۸ ^c | ۱۴۸۰... ± ۲۵۱۶۶/۱۱ ^c | شاهد |
| ۲۱/۸۷ ± ۰/۲۴ | ۳۷/۲۰ ± ۰/۴۶ | ۱۷۰ ± ۰/۵۸ | ۲۶/۳۳ ± ۰/۶۷ ^{bc} | ۵/۷۷ ± ۰/۱۴ ^{bc} | ۱۵۵۰... ± ۴۱۷۶۶/۵۵ ^{bc} | LL ₁₅₀ ۱ |
| ۲۲/۰۳ ± ۰/۱۴ | ۳۷/۴۰ ± ۰/۱۵ | ۱۶۹/۶۷ ± ۱/۸۵ | ۲۶ ± ۰/۵۸ ^{bc} | ۵/۷۳ ± ۰/۱۲ ^{bc} | ۱۵۳۰... ± ۳۵۱۱۸/۸۵ ^{bc} | LL ₃₀₀ ۲ |
| ۲۱/۹۳ ± ۰/۱۲ | ۳۷/۸۳ ± ۰/۲۴ | ۱۷۲ ± ۱/۵۲ | ۲۹ ± ۰/۵۸ ^a | ۶/۳۶ ± ۰/۱۲ ^a | ۱۶۸۰... ± ۲۰۸۱۶/۶۷ ^a | LL ₄₅₀ ۳ |
| ۲۱/۶۳ ± ۰/۲۶ | ۳۶/۹۰ ± ۰/۵۳ | ۱۷۰ ± ۰/۵۸ | ۲۳/۶۷ ± ۰/۳۳ ^d | ۵/۱۳ ± ۰/۰۳ ^d | ۱۳۹۰... ± ۲۰۸۱۶/۶۶ ^d | BS ₁₅₀ ۴ |
| ۲۱/۷۰ ± ۰/۱۵ | ۳۷ ± ۰/۰۶ | ۱۷۰/۳۳ ± ۱/۲۰ | ۲۵/۳۳ ± ۰/۳۳ ^c | ۵/۵۰ ± ۰/۰۶ ^c | ۱۴۸۰... ± ۱۴۵۲۹/۶۶ ^c | BS ₃₀₀ ۵ |
| ۲۱/۸۳ ± ۰/۲۶ | ۳۷/۰۶ ± ۰/۲۸ | ۱۶۹ ± ۱ | ۲۷ ± ۰/۵۸ ^b | ۵/۹۰ ± ۰/۰۶ ^b | ۱۵۹۰... ± ۲۶۵۴۷/۵۱ ^b | BS ₄₅₀ ۶ |
| ۲۲/۱۷ ± ۰/۳۳ | ۳۸/۱۳ ± ۰/۶۷ | ۱۷۱/۶۷ ± ۰/۶۷ | ۲۵/۶۷ ± ۰/۳۳ ^{bc} | ۵/۷۰ ± ۰/۱ ^{bc} | ۱۵۰... ± ۲۶۶۶۶/۶۷ ^c | MIX ₁₅₀ ۷ |
| ۲۱/۷۳ ± ۰/۱۲ | ۳۷/۵۰ ± ۰/۱۲ | ۱۷۲/۳۳ ± ۰/۳۳ | ۲۶/۳۳ ± ۰/۳۳ ^{bc} | ۵/۷۳ ± ۰/۰۹ ^{bc} | ۱۵۰... ± ۲۱۸۵۸/۱۳ ^{bc} | MIX ₃₀₀ ۸ |
| ۲۱/۸۳ ± ۰/۱۲ | ۳۷/۸۰ ± ۰/۴۰ | ۱۷۱/۶۷ ± ۱/۴۵ | ۲۵/۳۳ ± ۰/۳۳ ^c | ۵/۵۳ ± ۰/۰۹ ^c | ۱۴۷۰... ± ۳۰۰۵۰/۵۰ ^{cd} | MIX ₄₅₀ ۹ |

.(Mean ± D.S). اعداد بدون حروف نشان دهنده معنی دار نبودن شاخصه هاست.

شاهد و سایر تیمارها نشان داد و اختلاف معنی دار آماری مشاهده شد ($P<0.05$). بر اساس نتایج میزان آنزیم پروتئین خون در تیمار ۹ (MIX₄₅₀) افزایش معنی داری را نسبت به شاهد و سایر تیمارها نشان داد و اختلاف معنی دار آماری مشاهده شد ($P<0.05$) (جدول ۵).

بر اساس نتایج میزان آنزیم آمیلاز خون در تیمارهای ۲ (MIX₃₀₀) و ۳ (LL₃₀₀) و ۸ (LL₄₅₀) و ۹ (MIX₃₀₀) افزایش معنی داری را نسبت به شاهد و سایر تیمارها نشان داد و اختلاف معنی دار آماری مشاهده شد ($P<0.05$). همچنین میزان آنزیم لیپاز خون در تیمارهای ۲ (LL₃₀₀) و ۳ (LL₄₅₀) و ۸ (MIX₃₀₀) و ۹ (MIX₄₅₀) افزایش معنی داری را نسبت به

جدول ۵: میانگین آنزیم های گوارشی روده ماهی اسکار در تیمارهای آزمایشی و شاهد در پایان ۷۰ روز تغذیه با *L.lactis* و *B.subtilis* و مخلوط باکتری (U/I)

| تیمار | آمیلاز | لیپاز | پروتئاز |
|----------------------|--------------------------|--------------------------|----------------------------|
| شاهد | ۳۴/۵ ± ۰/۵ ^{bc} | ۱۷/۵ ± ۰/۵ ^c | ۲۵/۵ ± ۰/۵ ^d |
| LL ₁₅₀ ۱ | ۳۴/۵ ± ۰/۵ ^{bc} | ۲۰ ± ۱/۰ ^{ab} | ۲۶ ± ۱/۰ ^{cd} |
| LL ₃₀₀ ۲ | ۴۱/۵ ± ۲/۵ ^a | ۲۳ ± ۱/۰ ^a | ۲۹ ± ۱/۰ ^{abcd} |
| LL ₄₅₀ ۳ | ۴۱ ± ۲/۰ ^a | ۲۲ ± ۱/۰ ^a | ۳۰/۵ ± ۱/۵ ^{abcd} |
| BS ₁₅₀ ۴ | ۳۶/۵ ± ۱/۵ ^b | ۱۸/۵ ± ۰/۵ ^b | ۲۷ ± ۱/۰ ^{bc} |
| BS ₃₀₀ ۵ | ۳۸ ± ۱/۰ ^{ab} | ۲۱/۵ ± ۱/۵ ^a | ۳۰ ± ۱/۰ ^{ab} |
| BS ₄₅₀ ۶ | ۳۹ ± ۲/۰ ^{ab} | ۲۱/۵ ± ۰/۵ ^a | ۲۹ ± ۱/۰ ^{abcd} |
| MIX ₁₅₀ ۷ | ۳۴ ± ۱/۰ ^c | ۲۰/۵ ± ۰/۵ ^{ab} | ۲۵/۵ ± ۰/۵ ^d |
| MIX ₃₀₀ ۸ | ۴۲ ± ۳/۰ ^a | ۲۲/۵ ± ۰/۵ ^a | ۲۹/۵ ± ۱/۵ ^{abc} |
| MIX ₄₅₀ ۹ | ۴۱ ± ۳/۰ ^a | ۲۳ ± ۱/۰ ^a | ۳۱ ± ۱/۰ ^a |

.(Mean ± D.S). اعداد با حروف مشترک در هر ردیف نشان دهنده معنی دار بودن اختلاف میان آنهاست ($P<0.05$).

بحث

آمده از اندازه‌گیری هموگلوبین با نتایج حاصل از شمارش تعداد گلبول قرمز، دارای رابطه‌ای منطقی است. همچنین Raida و همکاران (۲۰۰۳) و Newaj-Fyzul و همکاران (Onchorhynchus ۲۰۰۷) برای قزل آلای رنگین کمان (mykiss) به عنوان گونه‌ای که نیاز به ظرفیت بالای اکسیژنی دارد و نیز Danielle و همکاران (۲۰۰۹) برای گونه Lithobates catesbeianus نتایج مشابهی را گزارش کردند. نتایج متضادی از عدم تاثیر استفاده منفرد یا ترکیبی پروپویوتیک‌ها در تغذیه قزل آلای رنگین کمان هم حاصل شده است که دلایل آن را به طول دوره مصرف و نیز ویژگی‌های محیطی پرورش ذکر نموده‌اند. هماتوکریت نیز تابعی از گلبول Vazirzadeh *et al.*, ۲۰۲۰) است و رابطه مستقیم با آن دارد (Witeska *et al.*, ۲۰۲۰). نتایج به‌دست آمده حاکی از این است که مقادیر شاخص‌های مذکور در تیمارهای حاوی پروپویوتیک بیشتر از گروه شاهد بود که بیانگر برتری وضعیت تنفس در این تیمارها نسبت به شاهد است. از سوی دیگر، در صورت وجود عوامل بیماری‌زا در بدن یا به‌هم خوردن تعادل تراکم مواد معدنی در خون، درصد هماتوکریت تغییر می‌کند. بنابراین، اگر تغییرشایع هماتوکریت که بیانگر احتمال وجود شرایط محیطی نامساعد باشد (Yang *et al.*, 2018; Lall and Kaushik, 2021) کاهش حجم گلبول‌های قرمز نشان‌دهنده فقدان التهاب است که سبب تسهیل حرکت و تعلیق گلبول‌های قرمز می‌شود (Soulivongsa *et al.*, 2021). در پژوهش حاضر، عدم افزایش حجم گلبول‌های قرمز خون اسکار در تیمارها نشان‌دهنده عدم تاثیر منفی به‌کارگیری باکتری‌های پروپویوتیک در جیره غذایی ماهی اسکار نیز بوده است.

نتایج حاصل از یافته‌های این تحقیق در خصوص آنزیم‌های گوارشی روده‌ای آمیلاز، لیپاز و پروتئاز خون نشان داد که در بین تیمارهای دریافت‌کننده باکتری میزان آنزیم آمیلاز و لیپاز خون در تیمارهای ۲ (LL₃₀₀) و ۳ (LL₄₅₀) و ۸ (MIX₃₀₀) و ۹ (MIX₄₅₀) و آنزیم پروتئاز خون در تیمار ۶ (MIX₄₅₀) افزایش معنی‌داری نسبت به شاهد و سایر تیمارها دارد. نتایج این تحقیق مشابه با یافته‌هایی است که معتقد‌ند مکمل *B. subtilis* می‌تواند فعالیت آنزیم گوارشی ماهی تیلاپیای نیل را تقویت کند و عملکرد رشد ماهی را بهبود بخشد (Liu *et al.*, 2017). پژوهش‌های پیشین نیز نشان‌دهنده افزایش جذب غذا و روند هضم آنزیم و بهبود بافت روده در گونه‌های پرورشی از

پروپویوتیک‌ها به عنوان مکمل‌های غذایی میکروبی زنده از طریق ایجاد تعادل میکروبی روده، اثرات مفیدی در میزان ایجاد می‌کنند (Hasaninia *et al.*, 2022). گلبول‌های قرمز فراوان ترین سلول‌های خونی در ماهی هستند. آنها معمولاً ۹۸-۹۹ درصد از کل سلول‌های خونی این حیوانات را تشکیل می‌دهند. شمارش گلبول‌های قرمز به عنوان یک فراسنجه مهم تشخیصی، به عوامل محیطی مختلفی مانند دمای آب بستگی دارد (Paul *et al.*, 2019) و می‌تواند از طریق بسیاری از عوامل زیستی شامل فعالیت ماهی، سن، جنس، وضعیت تغذیه‌ای و وضعیت تولید مثل تعديل شود و حتی در جمعیت‌های مختلف یک گونه متفاوت باشد. گلبول‌های قرمز معمولاً از $10^6 \mu\text{L}^{-1}$ -۵ در گونه‌های کمتر فعال تا $10^6 \mu\text{L}^{-1}$ -۴ در گونه‌های فعال‌تر متغیر است (Witeska *et al.*, 2022).

در این تحقیق گلبول‌های قرمز در تیمار ۳ (LL₄₅₀) دارای افزایش معنی‌دار نسبت به سایر تیمارها و شاهد بوده است. در ماهی تیلاپیا نیل با استفاده از باکتری *Micrococcus luteus*، به بالا رفتن تعداد گلبول‌های قرمز در واحد حجم خون اشاره شده است (Abd El-Rhman, *et al.*, 2009). در جمع‌بندی گزارش‌ها استفاده از پروپویوتیک‌ها در گونه‌های زیادی ماهیان و در شرایط متفاوت افزایش قابل توجه تعداد گلبول‌های قرمز به صراحة به عنوان یکی از اثرات مفید پروپویوتیک‌ها معرفی شده است (Bidhan *et al.*, 2013). افزایش گلبول‌های قرمز، غلظت هموگلوبین را شدت می‌بخشد و در نهایت منجر به بالا رفتن ظرفیت اکسیژن در ماهی‌های تغذیه شده با پروپویوتیک می‌شود. نتایج بررسی هموگلوبین و هماتوکریت خون این تحقیق در تیمار ۳ (LL₄₅₀) افزایش معنی‌داری را نسبت به شاهد و سایر تیمارها نشان داد. مشابه این تحقیق ثرات پروپویوتیک پروتکسین بر شاخصهای خونی ماهی اسکار، بیشترین غلظت هموگلوبین و گلبول‌های قرمز را در تیمارهای حاوی باکتری نشان داد (Firouzbakhsh *et al.*, 2011). افزایش میزان هموگلوبین و گلبول قرمز نسبت به شاهد، نشان‌دهنده اثر مثبت پروپویوتیک در تولید سلول‌های جوان بیشتر است (Dias *et al.*, 2020). با توجه به این که تقریباً تمامی اکسیژنی که در خون حیوانات حمل می‌گردد، به هموگلوبین موجود در گلبول قرمز خون متصل است (Nelson and Cox, 2021). از این‌رو، شباهت نتایج به‌دست

and *Pseudomonas* species as probiotics for promoting the growth performance and health of Nile Tilapia, *Oreochromis niloticus*. *Fish and Shellfish Immunology*, 27(2), 175–180. <https://Doi.org/10.1016/j.fsi.2009.03.020>.

Allameh, S.K., Ringø, E., Yusoff, F.M., Daud, H.M. and Ideris, A., 2017. Dietary supplement of *Enterococcus faecalis* on digestive enzyme activities, short-chain fatty acid production, immune system response and disease resistance of Javanese Carp (*Puntius gonionotus*, Bleeker 1850). *Aquaculture Nutrition*, 23, 331–338. <https://doi.org/10.1111/anu.12397>

Assan, D., Kuebutornye, F.K.A., Hlordzi, V., Chen, H., Mraz, J., Mustapha, U.F. and Abarike, E.D., 2022. Effects of probiotics on digestive enzymes of fish (finfish and shellfish); status and prospects: a mini review. *Comparative Biochemistry and Physiology Part B: Biochemistry and Molecular Biology*, 257, 110653. Doi: 10.1016/j.cbp.2021.110653

Bidhan, C.D., Meena, D.K., Behera, B.K., Das, P., Das Mohapatra, P.K. and Sharma, A.P., 2013. Probiotics in fish and shellfish culture: immunomodulatory and ecophysiological responses. *Fish Physiology and Biochemistry*, 40(3):921-71. Doi: 10.1007/s10695-013-9897-0

Danielle, C.D., Marta, V.S., Cláudia, M.F., Fernanda, M.F., Maria, J.T.R. and Antenor, A.S., 2009. Haematologic and immunologic parameters of bullfrogs, *Lithobates catesbeianus*, fed probiotics. *Aquaculture Research*, 41(7), 1064–1071. <https://doi.org/10.1111/j.1365-2109.2009.02390.x>

جمله کپور معمولی (*Cyprinus carpio*) (Yanbo and *Dicentrarchus labrax* Zirong, 2006) باس دریایی (*Puntius* و کپور جاوا (Hamza et al., 2016) (Allameh et al., 2017) (gonionotus Hasania et al., 2022) (Liu et al., 2017) است. بسیاری از باکتری‌های پروبیوتیک حاوی آنزیم‌های خارج سلولی مانند آمیلاز، لیپاز و پروتئاز هستند که از طریق تحریک اشتها و افزایش متابولیسم میکروبی باعث تقویت تغذیه میزبان می‌شوند (Assan et al., 2022). نتایج این مطالعه حاکی از افزایش آنزیم‌های آمیلاز، لیپاز و پروتئاز در تیمارهای حاوی باکتری بهویژه تیمار ۹ (MIX₄₅₀) نسبت به شاهد بوده که این امر نشان‌دهنده تاثیر باکتری‌های افزووده شده به جیره بر فعالیت آنزیم‌های گوارشی روده ماهی اسکار است.

نتایج حاصل از این تحقیق نشان داد که افزودن پروبیوتیک *B. lactis* و *L. lactis* و مخلوط دو باکتری در جیره غذایی ماهی اسکار منجر به افزایش عددی تعداد گلبول‌های قرمز و هموگلوبین، درصد هماتوکربت، در تیمارهای حاوی پروبیوتیک نسبت به شاهد شد. همچنین در بهبود آنزیم‌های گوارشی روده در جیره‌های غذایی حاوی باکتری موثر بوده است و می‌تواند به عنوان یک پروبیوتیک مطرح باشد. همچنین به عنوان یکی از یافته‌های فرعی این پژوهش باید به این نکته اشاره کرد که تکنیک نمونه‌برداری و اندازه‌گیری آنزیم‌های دستگاه گوارش متفاوت از سایر روش‌های نمونه‌برداری که مستلزم کشتن و جدا نمودن دستگاه گوارش است، به خوبی و بدون از بین بردن ماهی توانست تغییرات آنزیمی حاصل از مصرف پروبیوتیک‌ها را نشان دهد.

تشکر و قدردانی

نویسنده‌گان از کارشناس محترم انسستیتو تحقیقات بین‌المللی ماهیان خاویاری آقای مهندس جلیل جلیل‌پور که در تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها همکاری نمودند، تشکر و قدردانی می‌نمایند.

منابع

Abd El-Rhman, A.M., Khattab, Y.A.E. and Shalaby, A.M.E., 2009. *Micrococcus luteus*

- Dias, D.C., Tachibana, L., Iwashita, M.K.P., Nakandakare, I.B., Romagosa, E., Seriani, R., Tavares Ranzani-Paiva, M.J., 2020.** Probiotic supplementation causes hematological changes and improves non-specific immunity in *Brycon amazonicus*. *Biotechnologia*. <http://www.periodicos.uem.br/ojs/> ISSN online: 1807-863X. Doi:10.4025/actascibiolsci.v42i1.52473
- Firouzbakhsh, F., Noori, F., Khalesi, M.K. and Jani-Khalili, K., 2011.** Effects of a probiotic, Protexin, on the growth performance and hematological parameters in the Oscar (*Astronotus ocellatus*) fingerlings. *Fish Journal of Aquatic Biology*, 10, 6, pp. 438-50, Doi:10.22034/ijab.v10i6.1753. *Physiology and Biochemistry*, 37(4), 833–42. <https://doi.org/10.1007/s10695-011-9481-4>.
- Ghosh, S., Sinha, A. and Sahu, C., 2008.** Dietary probiotic supplementation on growth and health of live-bearing ornamental fishes. *Aquaculture Nutrition*, 14(4), pp. 289–299. <https://doi.org/10.1111/j.1365-2095.2007.00529.x>
- Hamrang Omshi, A., Bahri, A., Khara, H. and Mohammadizadeh, F., 2017.** The effects of Lucantin red, yellow and Astaxanthin on growth, hematological, immunological parameters and coloration in the Tiger Oscar (*Astronotus ocellatus* Agassiz, 1831). *Iranian Journal of Fisheries Sciences*, 18, 4, pp. 798–811.
- Hamza, A., Fdhila, K., Zouiten, D. and Masmoudi, A.S., 2016.** *Virgibacillus pرومی* and *Bacillus mojavensis* as probiotics in Sea Bass (*Dicentrarchus labrax*) larvae: effects on growth performance and digestive enzyme activities. *Fish Physiology and Biochemistry*, 42(2), pp. 495–507. <https://doi.org/10.1007/s10695-015-0154-6>
- Hasan, K.N. and Banerjee, G., 2020.** Recent studies on probiotics as beneficial mediator in aquaculture: A review. *The Journal of Basic and Applied Zoology*, 81(1), 1-16. <https://doi.org/10.1186/s41936-020-00190-y>.
- Hasaninia, A., Vahabzadeh Roudsari, H., Khara, H., Shenavar Masouleh, A. and Ahmadnezhad, M., 2022.** Effect of Dietary *Lactococcus lactis* and *Bacillus subtilis* on the innate immunity, intestinal microbiota, histometrical indices, and resistance against *Aeromonas hydrophila* in Oscar, *Astronotus ocellatus* Agassiz, 1831". *International Lall, S.P. and Kaushik, S.J., 2021.* Nutrition and Metabolism of Minerals in Fish. *Animals: An open access Journal from MDPI*, 11(9), 2711. <https://doi.org/10.3390/ani11092711>.
- Li, Y., Yang, Y., Song, L., Wang, J., Hu, Y., Yang, Peng Cheng, Q. and Li, J., 2021.** Effects of dietary supplementation of *Lactobacillus plantarum* and *Bacillus subtilis* on growth performance, survival, immune response, antioxidant capacity and digestive enzyme activity in olive flounder (*Paralichthys olivaceus*). *Aquaculture and Fisheries*, 6, 3, pp. 283-288, ISSN 2468-550X, <https://doi.org/10.1016/j.aaf.2020.10.006>.
- Liu, H., Wang, S., Cai, Y., Guo, X., Cao, Z., Zhang, Y., Liu, S., Yuan, W., Zhu, W., Zheng, Y., Xie, Z., Guo, W. and Zhou, Y., 2017.** Dietary administration of *Bacillus*

- subtilis* HAINUP40 enhances growth, digestive enzyme activities, innate immune responses and disease resistance of Tilapia, *Oreochromis niloticus*. *Fish and Shellfish Immunology*, 60, pp. 326–333. Doi: 10.1016/j.fsi.2016.12.003.
- Marlianingrum, P.R. and Suhana, Suprata, I., 2022.** Ornamental fish export during the Covid-19 pandemic. *AACL Bioflux*, 15, 6, 2999-3011. <http://www.bioflux.com.ro/aacl>.
- Naiel, M.A.E.M., Shehata, A.M., El-Kholy, A.I., El-Naggar, K., Farag, M.R. and Alagawany, M., 2022.** The mitigating role of probiotics against the adverse effects of suboptimal temperature in farmed fish: A review. *Aquaculture*, 550, 737877. ISSN 0044-8486. <https://doi.org/10.1016/j.aquaculture.2021.737877>
- Nelson, D.L. and Cox M.M., 2021.** Principles of Biochemistry (Lehninger Principles of Biochemistry) 8th Edition, Kindle Edition. 4819P.
- Newaj-Fyzul, A., Adesiyun, A.A., Mutani, A., Ramsubhag, A., Brunt, J. and Austin, B., 2007.** *Bacillus subtilis* AB1 controls *Aeromonas* infection in Rainbow Trout (*Oncorhynchus mykiss*, Walbaum). *Journal of Applied Microbiology*, 103, pp. 1699–1706. <https://doi.org/10.1111/j.1365-2672.2007.03402.x>.
- Ng, V., 2002.** *Effects of Disease on Clinical Laboratory Tests*, 4th Edition, Vol. 1 and 2. D.S. Young and R.B. Friedman, eds. Washington, DC: AACC Press, *Clinical Chemistry*, 48, 4, pp. 682–683. <https://doi.org/10.1093/clinchem/48.4.682a>.
- Ou, Y., Wilson, R.E. and Weber, S.G., 2018.** Methods of Measuring Enzyme Activity Ex Vivo and in Vivo. *Annual Review of analytical Chemistry* (Palo Alto, Calif.), 11(1), 509–533. <https://doi.org/10.1146/annurev-anchem-061417-125619>.
- Paul, T., Shukla, S.P., Kumar, K., Poojary, N. and Kumar, S., 2019.** Effect of temperature on triclosan toxicity in *Pangasianodon hypophthalmus* (Sauvage, 1878): Hematology, biochemistry and genotoxicity evaluation. *Science of the Total Environment*, 668, 104–114. <https://doi.org/10.1016/j.scitotenv.2019.02.443>.
- Raida, M.K., Larsen, J.L., Nielsen, M.E. and Buchmann, K., 2003.** Enhanced resistance of Rainbow Trout, *Oncorhynchus mykiss* (Walbaum), against *Yersinia ruckeri* challenge following oral administration of *Bacillus subtilis* and *B. licheniformis* (BioPlus2B). *Journal of Fish Diseases*, 26(8), pp. 495–498. <https://doi.org/10.1046/j.1365-2761.2003.00480.x>
- Safari, O. and Mehraban, M., 2013.** Study on the effects of probiotic, *Pediococcus acidilactici* in the diet on some biological indices of Oscar (*Astronotus ocellatus*). *International Research Journal of Applied and Basic Sciences*, 4, 11, pp. 3458–3464. www.irjabs.com
- Schumann G., Aoki R., Ferrero, C.A., Ehlers, G., Ferard, G., Gella, F.J., Jørgen Jørgensen, P., Kanno, T., Kessner, A., Klauke, R., Kytzia, H.J., Lessinger, J.M., Miller, W.G., Nagel, R., Pauwels, J., Schimmel, H., Lothar**

- Siekmann, Weidemann, G., Yoshida, K., Ceriotti, F., 2006.** IFCC primary reference procedures for the measurement of catalytic activity concentrations of enzymes at 37 C. *Clinical Chemistry and Laboratory Medicine*, 44(9): 1146-1155. Doi: 10.1515/CCLM.2006.212.
- Soulivongsa, L., Tengjaroenkul, B., Patawang, I. and Neeratanaphan, L., 2021.** Cytogenetic, Serum Liver Enzymes and Liver Cell Pathology of the Hampala Barb Fish (*Hampala macrolepidota*) Affected by Toxic Elements in the Contaminated Nam Kok River Near the Sepon Gold-Copper Mine, Lao PDR. *International Journal of Environmental Research and Public Health*, 18(11), 5854. <https://doi.org/10.3390/ijerph18115854>
- Vazirzadeh, A., Roosta, H., Masoumi, H., Farhadi, A. and Jeffs, A., 2020.** Long-term effects of three probiotics, singular or combined, on serum innate immune parameters and expressions of cytokine genes in rainbow trout during grow-out. *Fish & Shellfish Immunology*, 98, pp. 748-757. ISSN:1050-4648, <https://doi.org/10.1016/j.fsi.2019.11.023>.
- Whittington, R.J. and Chong, R., 2007.** Global trade in ornamental fish from an Australian perspective: The case for revised import risk analysis and management strategies. *Preventive Veterinary Medicine*, 81, 1-3, pp. 92–116. <https://doi.org/10.1016/j.prevetmed.2007.04.007>.
- Witeska, M., Kondera, E., Ługowska, K. and Bojarski, B., 2022.** Hematological methods in fish – Not only for beginners. *Aquaculture*, 547, 737498. ISSN 0044-8486. <https://doi.org/10.1016/j.aquaculture.2021.737498>.
- Won, S., Hamidoghi, A., Choi, W., Park, Y., Jang, W.J., Kong, I.S. and Bai, S.C., 2020.** Effects of *Bacillus subtilis* WB60 and *Lactococcus lactis* on Growth, Immune Responses, Histology and Gene Expression in Nile tilapia, *Oreochromis niloticus*. *Microorganisms*, 8(1), 0. <https://doi.org/10.3390/microorganisms8010067>.
- Yanbo, W. and Zirong, X., 2006.** Effect of probiotics for Common Carp (*Cyprinus carpio*) based on growth performance and digestive enzyme activities. *Animal Feed Science and Technology*, 127, 3–4, pp. 283–292. <http://doi.org/10.1016/j.anifeedsci.2005.09.003>
- Yang, S., Du, J., Duan, Y. L., Xiao, Q., Li, N., Lin, Q., Zhao, L., Du, Z., Zhou, J., and Du, J., 2018.** Differences in the digestive enzyme activity, intestinal mucosa and microbial community in loach cultivated in two separate environments. *BMC Microbiology*, 18:113 <https://doi.org/10.1186/s12866-018-1237-1>

Effects of diets containing *Bacillus subtilis* and *Lactococcus lactis* bacteria on cellular hematoloy and digestive enzymes of tiger Oscar (*Astronotus ocellatus* Agassiz, 1831)

Hasaninia A.¹; Vahabzadeh Roudsari H.^{1*}; Khara H.¹; Shenavar Masouleh A.R.²; Ahmadnezhad M.³

*habib.vahabzadeh@gmail.com

1-Department of Fisheries, Lahijan Branch, Islamic Azad University, Lahijan, Iran

2-International Sturgeon Research Institute, Iranian Fisheries Science Research Institute, Agricultural Research, Education and Extension Organization, Rasht- Iran.

3-Inland Waters Aquaculture Research Center, Iranian Fisheries Science Research Institute, Agricultural Research, Education and Extension Organization, Bandar Anzali, Iran.

Abstract

Oscar fish (*Astronotus ocellatus*), is one of the most popular aquarium fish, which needs more attention to provide health in breeding conditions. Due to the expansion of the use of probiotic bacteria in the aquaculture industry this research was conducted to evaluate the effects of *Lactococcus lactis* and *Bacillus subtilis* on digestive enzymes and hematoloy as health indices of Oscar. The experiment was set up with 300 juveniles with an average weight of 8.96 ± 0.03 (gr) and a length of 8.23 ± 0.02 (cm) during 70 days with a diet containing the two mentioned bacteria in 9 treatment groups of CFU/g 10^{10} bacterial concentration as 150, 300 and 450 mg added bacteria per kg of food and equal mixtures of both bacteria as 75, 150 and 225 mg per kg of food and were compared with control treatment. At the end of rearing period the results of the blood indices showed an increase in red blood cells, hemoglobin and hematocrit values in treatment 3 (LL₄₅₀) ($P<0.05$). Also, the results of the activity of digestive enzymes, including amylase, lipase and protease, in the treatments receiving bacterial added diets, especially in treatment 3 (LL₄₅₀), statistically was differing from control ($P<0.05$).

Keywords: Probiotics, Oscar, *Lactococcus lactis*, *Bacillus subtilis*, digestive enzymes, blood cells