



Gorgan University of Agricultural  
Sciences and Natural Resources

## The effect of simultaneous use of lactic acid and probiotic (*Lactobacillus acidophilus*) on some parameters of growth, carcass quality, and blood parameters in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*)

Mohsen Soleymani Iraee<sup>1</sup>, Hosein Oraji<sup>\*2</sup>, Sakineh Yeganeh<sup>3</sup>

1. Dept. of Fisheries, Faculty of Animal Sciences and Fisheries, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University, Sari, Iran. E-mail: [kevyan6262@gmail.com](mailto:kevyan6262@gmail.com)
2. Corresponding Author, Dept. of Fisheries, Faculty of Animal Sciences and Fisheries, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University, Sari, Iran. E-mail: [h.oraji@sanru.ac.ir](mailto:h.oraji@sanru.ac.ir)
3. Dept. of Fisheries, Faculty of Animal Sciences and Fisheries, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University, Sari, Iran. E-mail: [s.yeganeh@sanru.ac.ir](mailto:s.yeganeh@sanru.ac.ir)

### Article Info

### ABSTRACT

**Article type:**

Full Length Research Paper

**Article history:**

Received: 08.01.2022

Revised: 08.25.2022

Accepted: 11.11.2022

**Keywords:**

Growth,  
Lactic acid,  
Probiotic (*Lactobacillus acidophilus*),  
Rainbow trout

Growth is a very important factor in economic efficiency of fish breeding farms, so its increasing can improve the fish ponds conditions. For this purpose and for studying the synergistic effects of different amounts of lactic Acid and probiotic *Lactobacillus acidophilus* on growth function, corpse quality and some blood factors of *Oncorhynchus mykiss*; 540 fishes with average weight of  $15.4 \pm 1.2$  gr in 9 treatments with 3 repetitions were feed by trial food ration in 8 weeks including Experimental diets include treatment D1 (commercial food without additives), treatment D2 and D3 (diet containing  $10^7$  and  $10^9$  CFU/g of probiotics respectively), treatment D4 and D5 (diet containing 0.5% and 1% of feed lactic acid, respectively) treatment D6 and D7 (diet containing respectively  $10^7$  and  $10^9$  CFU/g of probiotics along with 0.5% of feed lactic acid), treatment D8 and D9 (diet containing respectively  $10^7$  and  $10^9$  CFU/g of probiotics along with 1% of feed acid lactic) were placed. The results showed that the most final weight, weight growth percentage, specific growth, protein efficiency and qualification factor was existed meaning fully in D8, D9 treatment and specially in D9. Conversion factor in D9, treatment was recorded lower than other treatments ( $P<0.05$ ). No significant difference was recorded in fat, protein, ash and humidity amounts between treatments ( $P>0.05$ ). The hematocrit level and white blood numbers in D8 and D9 treatments were more than other treatments ( $P>0.05$ ) but there was no significant difference in red blood and hemoglobin numbers ( $P>0.05$ ). In total, the results showed that due to the synergistic efficiency of lactic acid and probiotic (*Lactobacillus acidophilus*) together, the use of a ration containing 10<sup>9</sup> CFU/g of probiotic along with 1% of lactic acid feed in the diet of rainbow trout improved the Growth conditions, carcass composition, and some blood parameters of fish.

Cite this article: Soleymani Iraee, Mohsen, Oraji, Hosein, Yeganeh, Sakineh 2023. The effect of simultaneous use of lactic acid and probiotic (*Lactobacillus acidophilus*) on some parameters of growth, carcass quality, and blood parameters in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Journal of Utilization and Cultivation of Aquatics*, 12 (2), 117-131.



© The Author(s).

DOI: 10.22069/japu.2022.20480.1694

Publisher: Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources

تأثیر استفاده همزمان اسید لاکتیک و پروبیوتیک (*Lactobacillus acidophilus*) بر برخی معیارهای رشد، کیفیت لاسه و پارامترهای خونی در ماهیان قزل آلای رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*)

محسن سليماني ايراني<sup>۱</sup>، حسين اورجي<sup>۲\*</sup>، سکینه یگانه<sup>۳</sup>

۱. گروه شیلات، دانشکده علوم دامی و شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری، ساری، ایران.  
رایانامه: [keyvan6262@gmail.com](mailto:keyvan6262@gmail.com)

۲. نویسنده مسئول، گروه شیلات، دانشکده علوم دامی و شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری، ساری، ایران.  
رایانامه: [h.oraji@sanru.ac.ir](mailto:h.oraji@sanru.ac.ir)

۳. گروه شیلات، دانشکده علوم دامی و شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری، ساری، ایران. رایانامه: [s.yeganeh@sanru.ac.ir](mailto:s.yeganeh@sanru.ac.ir)

با توجه به بازدهی همافزایی اسید لاكتیک و پروبیوتیک (*Lactobacillus acidophilus*) در کنار هم، استفاده از جیره حاوی  $10^9$  CFU/g پروبیوتیک به همراه ۱ درصد خوراک اسید لاكتیک در جیره غذایی ماهیان قزلآلای رنگین‌کمان موجب بهبود شرایط رشد، ترکیب لашه و برخی پارامترهای خونی ماهی می‌گردد.

استناد: سلیمانی ایرانی، محسن، اورجی، حسین، یگانه، سکینه (۱۴۰۲). تأثیر استفاده همزمان اسید لاكتیک و پروبیوتیک (*Lactobacillus acidophilus*) بر برخی معیارهای رشد، کیفیت لاشه و پارامترهای خونی در ماهیان قزلآلای رنگین‌کمان . نشریه بهره‌برداری و پرورش آبزیان، ۱۲ (۲)، ۱۳۱-۱۱۷. DOI: 10.22069/japu.2022.20480.1694



© نویسنده‌گان.

ناشر: دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان

از نظر لغوی ریشه کلمه پروبیوتیک یونانی است، اما در واقع این کلمه متشکل از پیشوند لاتین "پرو" و کلمه یونانی باستانی "بایوس" است، ترکیبی لفظی که به معنای "برای زندگی" است. سازمان جهانی بهداشت، این اصطلاح را به ارگانیسم‌های زندگی اطلاق می‌کند که در صورت مصرف به میزان لازم، اثرات سلامت‌بخشی برای میزان خود فراهم آورند (۱۳). استفاده از پروبیوتیک‌ها در جیره غذایی ماهیان می‌تواند اثرات مفیدی همچون افزایش عملکرد رشد، افزایش کارایی خوراک از طریق بهبود فرایند جذب، افزایش ستز پروتئین، بهبود مورفولوژی روده، بهبود میکروبیوتای روده، افزایش آنزیم‌های گوارشی، محدود کردن باکتری‌های بیماری‌زا توسط مواد بازدارنده تولیدی و تقویت پاسخ ایمنی و القای سایتوبکن‌های پیش التهابی به دنبال داشته باشد (۱۴، ۱۵، ۱۶). طیف وسیعی از باکتری‌ها در فرآورده‌های پروبیوتیکی مورد استفاده قرار می‌گیرند که در این بین لاکتوباسیلوس‌ها از مهم‌ترین گروه‌ها محسوب می‌شوند (۱۷). اما با این وجود باکتری‌ها در محیط گوارش به دلیل توانایی پایین مقاومت در برابر شرایط و ماندگاری کم، کارایی خود را تا حد زیادی از دست می‌دهند (۱۸). اسیدهای آلی با تغییر در شرایط اسیدیته روده محیط را برای فعالیت باکتری‌های پروبیوتیک فراهم نموده و سبب بهبود عملکرد آن‌ها در سلامت و رشد ماهی می‌گرددند (۱۹) که این مسئله در بررسی‌های مختلف مانند اسیدیفر و پروبیوتیک در ماهی *Salmotrutta caspius* (۲۰)، بوتریات و پروبیوتیک بر بقای میگوی سفید (۲۱)، اسیدهای آلی میکروکپسوله در بر فاکتورهای زیستی میگوی سفید (۲۲)، افزایش مقاومت و امنیت ماهی روهو با استفاده از پروبیوتیک *Lactobacillus plantarum* (۲۳) مورد تأکید قرار گرفته است. با توجه

## مقدمه

امروزه با توجه به روند روزافزون افزایش جمعیت نیاز به منابع پرتوینی بیشتر شده است که در میان آبزیان و آبزی پروری نقش بهسزایی دارند (۱). با توجه به این افزایش نیاز، فعالیت‌های بخش آبزی‌پروری محتاج به افزایش تولید و بهره‌وری در جهت سوددهی بیشتر است (۲). بیش از ۷۰ درصد هزینه مزارع پرورش ماهی را جیره‌های غذایی تشکیل می‌دهند. هر گونه بهبود کارایی جیره غذایی می‌تواند در هزینه‌های نهایی و سودآوری مزارع اثربخش باشد (۳). یکی از روش‌های افزایش بهره‌وری در مزارع استفاده از آنتی‌بیوتیک‌ها طی دوره پرورش است که استفاده از آن معاایب بسیاری چون مقاومت گونه بیماری‌زا در انسان و ماهی و نیز آلودگی محیط را به دنبال دارد (۴، ۵). امروزه راهکارهای فراوانی برای جایگزینی آنتی‌بیوتیک‌ها در مزارع پیشنهاد شده است که یکی از آن‌ها استفاده از مکمل‌های تقویت‌کننده سیستم ایمنی و فراهم‌کننده رشد که سبب مقاومت ماهی در برابر شرایط استرس‌زا نیز می‌شوند در ماهیان می‌باشد (۶). از جمله این مکمل‌های جایگزین می‌توان به پروبیوتیک‌ها و اسیدهای آلی اشاره کرد (۷). اسیدهای آلی ترکیباتی حاوی یک یا چند ساختار کربوکسیلیک (COOH-) هستند که به عنوان بهبوددهنده سلامت ماهی و عملکرد ماهی از طریق اثرگذاری بر مدولاسیون میکروفلور روده، فعال شدن پیسین، ترشح پانکراس و افزایش قابلیت هضم پروتئین در جیره غذایی ماهیان به کار می‌روند (۸). مطالعات فراوانی از اثربخشی استفاده از اسیدهای آلی در پرورش (۹)، *Nile tilapia* (۱۰)، *Acanthopagrus latus* (۱۱) و *Labeo rohita* (۱۲) گزارش داده‌اند.

$0/11 \pm 8/73$  میلی گرم در لیتر، دما  $13/22 \pm 1$  درجه سانتی گراد و اسیدیته  $0/21 \pm 7/55$  با دستگاه مانیتورینگ قابل حمل اندازه گیری شد.

تهیه پروبیوتیک: پروبیوتیک مورد استفاده در این *Lactobacillus acidophilus* پژوهش پروبیوتیک *Lactobacillus acidophilus* از خانواده لاكتوباسیلوس‌ها از شرکت پیشگامان ایرانیان تهیه گردید. به منظور فعالسازی باکتری‌های موردنظر، ترکیب پروبیوتیک تهیه شده را به محیط کشت MRS broth اضافه کرده و به مدت ۲۴ ساعت در دستگاه آون (ساخت کمپانی BINDER آلمان) قرارداده شد. دمای آون در این مدت  $37^{\circ}\text{C}$  سانتی گراد ثابت گردید. پس از توسعه و رشد باکتری‌های محیط کشت با استفاده از سانتریفیوژ یخچالدار (CFP-15000، کره جنوبی) با دمای  $4^{\circ}\text{C}$  درجه سانتی گراد و در  $5000$  دور و با شستشو حذف گردید. سپس در انتهای با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر سوسپانسیون باکتریایی با غلظت  $10^7$  و  $10^9$  چهت استفاده در جیره‌های آزمایشی تیمارهای مختلف آماده گردید ( $23$ ).

تهیه اسید آلی: اسید آلی مورد استفاده در این پژوهش اسید لاکتیک با نام شیمیایی اسید ۲-هیدروکسی پروپانوئیک با درجه خلوص  $95$  درصد از شرکت سیگا تهیه گردید.

تهیه جیره‌های آزمایشی: برای تهیه جیره‌های آزمایشی از خوراک پایه قزل‌آلای رنگین‌کمان به کار برد شد. جیره‌های آزمایشی مورد استفاده در این مطالعه در جدول  $1$  آورده شده است.

به مطالعات انجام شده و عدم وجود گزارش‌های مطالعاتی کافی مبنی بر تأثیر هم‌افزایی سطوح مختلف اسید لاکتیک و پروبیوتیک (*Lactobacillus acidophilus*، پژوهش حاضر با هدف بررسی تأثیر استفاده توأم این دو ترکیب بر عملکرد رشد، ترکیب لشه و برخی فاکتورهای خونی ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان انجام گرفت.

## مواد و روش‌ها

تیمارهای مورد آزمایش: مطالعه حاضر از تاریخ  $1398/2/15$  لغایت  $1398/4/15$  به مدت دو ماه انجام گرفت. برای این منظور تعداد  $540$  قطعه ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان (*Oncorhynchus mykiss*) با میانگین وزن  $1/05 \pm 10$  گرم تهیه و در مرکز پرورش ماهیان سرداری قزل کوهپایه واقع در جاده هراز آمل منتقل شدند. ماهیان خریداری شده از نظر بیماری‌های احتمالی و عدم وجود ضایعات مورد ارزیابی بالینی قرار گرفتند و سپس به مدت  $2$  هفته اجازه داده شد تا با شرایط آب و محیطی تأسیسات سازگار شوند و طی آن ماهی‌ها با  $2$  درصد وزن بدن با جیره غذایی تجاری (کارخانه فرادانه) حاوی  $13$  درصد چربی،  $28$  درصد کربوهیدرات،  $38$  درصد پروتئین،  $12$  درصد خاکستر،  $2$  درصد فیبر و  $1$  درصد فسفر تغذیه شدند. سپس ماهی‌ها ( $1/2 \pm 15/4$  گرم) به طور تصادفی در  $27$  حوضچه بتنی مستطیلی ( $1$  مترمکعب) با ورودی آب  $2$  لیتر در ثانیه و  $20$  ماهی در هر استخر ( $60$  ماهی در هر تیمار) توزیع شدند. خواص فیزیکوشیمیایی آب، یعنی مقادیر متوسط اکسیژن

جدول ۱- جیره‌های مختلف غذایی مورد استفاده در طول دوره آزمایشی.

نام تیمار	مشخصات
D1	جیره غذایی استاندارد بدون اسید آلی و پروپیوتیک
D2	جیره غذایی استاندارد همراه پروپیوتیک با غلظت $10^7$ CFU/g
D3	جیره غذایی استاندارد همراه پروپیوتیک با غلظت $10^9$ CFU/g
D4	جیره غذایی استاندارد همراه اسید لاکتیک به میزان ۰/۵ درصد خوراک
D5	جیره غذایی استاندارد همراه اسید لاکتیک به میزان ۱ درصد خوراک
D6	جیره غذایی استاندارد همراه پروپیوتیک با غلظت $10^7$ CFU/g و اسید لاکتیک به میزان ۰/۵ درصد خوراک
D7	جیره غذایی استاندارد همراه پروپیوتیک با غلظت $10^9$ CFU/g و اسید لاکتیک به میزان ۰/۵ درصد خوراک
D8	جیره غذایی استاندارد همراه پروپیوتیک با غلظت $10^7$ CFU/g و اسید لاکتیک به میزان ۱ درصد خوراک
D9	جیره غذایی استاندارد همراه پروپیوتیک با غلظت $10^9$ CFU/g و اسید لاکتیک به میزان ۱ درصد خوراک

نگهداری جهت حفظ سلامت و بهداشت ماهیان  
به طور مداوم سیفون و نظافت شدن.  
بررسی پارامترهای رشد: در ابتدا و انتهای دوره طول  
و وزن ماهیان به دقت اندازه‌گیری و ثبت گردید.  
پارامترهای رشد و تغذیه با استفاده از روابط زیر  
به دست آمد (۲۴، ۱۷، ۱۶).

جهت افزودن اسید آلی و پروپیوتیک به جیره‌های  
آزمایشی از اسپری روغن به میزان ۲۰ میلی‌گرم/  
کیلوگرم خوراک استفاده گردید (۶). به جیره شاهد  
تنها روغن خالی اسپری شد. ماهیان در تیمارهای  
مختلف به میزان ۲ درصد و سه مرتبه در شبانه‌روز  
(ساعات ۷، ۱۲ و ۱۶) تغذیه گردیدند. حوضچه‌های

$$\text{افزایش وزن بدن (درصد) (WG \%)} = \frac{(\text{متوسط وزن نهایی به گرم} - \text{متوسط وزن ابتدایی به گرم}) / \text{وزن ابتدایی به گرم}}{100} \times 100$$

$$\text{ضریب رشد ویژه (SGR)} = \frac{(\text{lگاریتم طبیعی متوسط وزن نهایی به گرم} - \text{lگاریتم طبیعی متوسط وزن ابتدایی به گرم}) / \text{طول دوره به روز}}{100} \times 100$$

$$\text{ضریب تبدیل غذایی (FCR)} = \frac{\text{غذای مصرف شده به گرم}}{\text{افزایش وزن به گرم}} = \frac{\text{غذای مصرف شده به گرم}}{\text{افزایش وزن به گرم} / \text{طول به سانتی متر}^3} \times 100$$

به روش کلدار، چربی از طریق حل کردن آن در اتر و  
به روش سوکسله، خاکستر از طریق قرار دادن قرار  
دادن نمونه‌ها در کوره الکتریکی و رطوبت لاشه به

ترکیبات تقریبی لاشه: بدین منظور در انتهای آزمایش  
از هر تانک سه ماهی به طور تصادفی انتخاب و پس از  
حذف باله و دم و چرخ کردن عضله، میزان پروتئین

شاخص‌های وزن نهایی، SGR و درصد افزایش وزن بین تیمارهای آزمایشی دارای اختلاف معنی‌داری بودند ( $P<0.05$ ). این مقادیر در تیمار D9 بیشتر بود. در این تیمار FCR دارای اختلاف معنی‌داری با سایر جیره‌ها و کمتر از آن‌ها بود. در میزان ثبت شده برای CF هیچ اختلاف معنی‌داری بین تیمارها ثبت نگردید ( $P>0.05$ ) اما در این بین مقدار فاکتور وضعیت در تیمار D9 بیشتر از سایر تیمارها بود. همان‌طور که در جدول ۳ نیز مشاهده می‌گردد هیچ اختلاف معنی‌داری در آنالیز واریانس دوطرفه نتایج اثر اصلی اسید آلی، اثر اصلی پروبیوتیک و اثر متقابل آن‌ها در بین تیمارها در مقادیر چربی، پروتئین، خاکستر و رطوبت ثبت نگردید ( $P>0.05$ ).

پارامترهای خونی: همان‌طور که در بررسی برخی پارامترهای خونی مشاهده می‌گردد (جدول ۴) آنالیز واریانس دوطرفه نتایج نشان داد که اثر اصلی اسید آلی، اثر اصلی پروبیوتیک *L. acidophilus* و اثر متقابل آن‌ها بر شاخص‌های WBC و هماتوکریت بین تیمارهای آزمایشی دارای اختلاف معنی‌داری بودند ( $P<0.05$ ). میزان هماتوکریت در تیمارهای تغذیه شده با جیره غذایی استاندارد همراه پروبیوتیک با غلظت  $CFU/g$   $10^9$  و اسید لاکتیک به میزان ۱ درصد خوراک به صورت معنی‌داری بیش از سایر تیمارها بود. تیمارهای تغذیه شده با پروبیوتیک و اسید آلی به صورت همزمان از تیمارهای شاهد و D2-D5 مقدار بیشتری از WBC را به ثبت رسانیدند که در این میان تیماره D9 دارای بالاترین میزان بود. اما در پارامترهای گلبول قرمز و هموگلوبین هیچ تفاوت معنی‌داری بین جیره‌های مختلف ثبت نگردید ( $P>0.05$ ).

روش خشک کردن نمونه‌ها در آون در دمای ۱۰۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۴ ساعت با استفاده از روش‌های استاندارد (AOAC, 2000) انجام می‌گیرد (۲۵).

سنجهش فاکتورهای خونی: در انتهای دوره تحقیقاتی با استفاده از گل میخک ماهیان بیهوش و از هر تکرار ۷ ماهی برداشت و از ساقه دمی آن‌ها اقدام به خونگیری گردید. جهت تعیین شاخص‌های خونی از روش‌های ارائه شده توسط هوستون به شرح زیر استفاده گردید (۲۶).

تعداد گلوبول‌های قرمز و سفید (WB) با استفاده از لام نتوبار، هماتوکریت با استفاده از دستگاه میکروسانتریفیوژ، هموگلوبین با استفاده از کیت هموگلوبین و دستگاه اسپکتروفوتومتر تعیین شدند. روش‌های آماری: با توجه به این‌که در این مطالعه سه سطح اسید آلی (۰، ۰/۵ و ۱ درصد خوراک) و سه سطح پروبیوتیک (۰، ۰/۵ و  $10^9$  در واحد  $g$ ) به کار برده شدند تجزیه تحلیل آماری داده‌ها به روش آنالیز واریانس دوطرفه (Two Way ANOVA) و در قالب طرح فاکتوریل ( $3 \times 3$ ) انجام گرفت. برای مقایسه میانگین‌ها از آزمون آماری دانکن و در سطح معنی‌داری ۵ درصد ( $P<0.05$ ) از طریق نرم‌افزارهای SPSS و EXCEL استفاده شد. تمامی داده‌ها به صورت میانگین  $\pm$  انحراف معیار بیان شدند.

## نتایج

پارامترهای رشد: نتایج مقایسه میانگین پارامترهای رشد تیمارهای مختلف در جدول ۲ آورده شده است. همان‌گونه که مشاهده می‌گردد آنالیز واریانس دوطرفه نتایج نشان داد که اثر اصلی اسید آلی، اثر اصلی پروبیوتیک *L. acidophilus* و اثر متقابل آن‌ها بر

جدول ۲- مقایسه میانگین برخی پارامترهای رشد در ماهیان قزلآلای رنگین کمان تغذیه شده با جیره‌های غذایی آزمایشی.

CF%	FCR	SGR	WG% (g)	وزن نهایی (گرم)	وزن اولیه (گرم)	اسید آلی (درصد در خوراک)	باکتری CFU/g	تیمارها
۱/۲۷ ± ۰/۱۸	۱/۴۱ ± ۰/۱ <sup>c</sup>	۲/۲۶ ± ۰/۲۷ <sup>a</sup>	۲۹۰/۱ ± ۱۶/۲۲ <sup>a</sup>	۶۱/۲۳ ± ۲/۱ <sup>a</sup>	۱۵/۷ ± ۰/۹۲	۰	۰	D1
۱/۲۸ ± ۰/۳۵	۱/۳۵ ± ۰/۱ <sup>bc</sup>	۲/۲۸ ± ۰/۱۸ <sup>a</sup>	۲۹۴/۱۶ ± ۱۹/۳۶ <sup>b</sup>	۶۳/۵ ± ۲/۱۸ <sup>b</sup>	۱۶/۱۱ ± ۱/۱۰۲	۰	۱۰ <sup>v</sup>	D2
۱/۳۲ ± ۰/۲۹	۱/۲۹ ± ۰/۱۲ <sup>b</sup>	۲/۳۵ ± ۰/۲۲ <sup>ab</sup>	۲۱۰/۹۸ ± ۲۲/۱ <sup>c</sup>	۶۵/۸۴ ± ۲/۶۸ <sup>c</sup>	۱۶/۰۲ ± ۱/۱۲	۰	۱۰ <sup>۹</sup>	D3
۱/۲۸ ± ۰/۱	۱/۳۷ ± ۰/۰۸ <sup>bc</sup>	۲/۲۸ ± ۰/۱۹ <sup>a</sup>	۲۹۴/۹۵ ± ۱۸/۹ <sup>bc</sup>	۶۲/۶ ± ۲/۴۵ <sup>ab</sup>	۱۵/۸۵ ± ۰/۷۵	۰/۵	۰	D4
۱/۳۱ ± ۰/۳۴	۱/۳۶ ± ۰/۰۷ <sup>bc</sup>	۲/۲۹ ± ۰/۳۸ <sup>a</sup>	۲۹۶/۹۱ ± ۱۷/۴۵ <sup>c</sup>	۶۳/۱۱ ± ۲/۸ <sup>ab</sup>	۱۵/۹ ± ۱/۱	۱	۰	D5
۱/۳۳ ± ۰/۳۱	۱/۲۴ ± ۰/۱۲ <sup>b</sup>	۲/۳۹ ± ۰/۰۸ <sup>ab</sup>	۳۲۱/۲۸ ± ۱۸/۶۲ <sup>d</sup>	۶۸/۲۹ ± ۳/۱۲ <sup>d</sup>	۱۶/۲۱ ± ۰/۶۷	۰/۵	۱۰ <sup>v</sup>	D6
۱/۳۴ ± ۰/۲۵	۱/۱۷ ± ۰/۰۶ <sup>ab</sup>	۲/۴۶ ± ۰/۱۵ <sup>ab</sup>	۳۳۷/۶۸ ± ۲۱/۳۰ <sup>c</sup>	۷۱/۷۸ ± ۲/۷۵ <sup>e</sup>	۱۶/۴ ± ۰/۹۵	۰/۵	۱۰ <sup>۹</sup>	D7
۱/۳۶ ± ۰/۲۱	۱/۱۳ ± ۰/۰۷ <sup>ab</sup>	۲/۵۸ ± ۰/۱۲ <sup>b</sup>	۳۷۰/۵۳ ± ۲۱/۷ <sup>f</sup>	۷۳/۴۵ ± ۳/۳۲ <sup>e</sup>	۱۵/۶۲ ± ۱/۱	۱	۱۰ <sup>v</sup>	D8
۱/۳۸ ± ۰/۲۲	۱/۰۹ ± ۰/۰۴ <sup>a</sup>	۲/۶۱ ± ۰/۳ <sup>b</sup>	۳۸۱/۵۰ ± ۲۴/۲۵ <sup>g</sup>	۷۶/۰۳ ± ۳/۰۲ <sup>f</sup>	۱۵/۷۹ ± ۱/۱۱۵	۱	۱۰ <sup>۹</sup>	D9
آنالیز واریانس دوطرفه								
Ns	*	*	*	*	*			اثر اصلی اسید آلی
Ns	*	*	*	*	*			اثر اصلی پروبیوتیک <i>L. acidophilus</i>
Ns	*	*	*	*	*			اثر متقابل پروبیوتیک و اسید لاکتیک

همه داده‌ها به صورت میانگین ± خطای استاندارد میانگین (sd) بیان شده‌اند. نتایج با حروف انگلیسی متفاوت در ستون‌های یکسان نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار آماری در بین تیمارها می‌باشند ( $P < 0.05$ ). در قسمت آنالیز واریانس دوطرفه Ns: عدم اختلاف معنی‌داری و \*: اختلاف معنی‌داری در سطح ۰/۵

جدول ۳- مقایسه میانگین ترکیبات تقریبی لاشه در ماهیان قزلآلای رنگین کمان تغذیه شده با جیره‌های غذایی آزمایشی.

خاکستر	رطوبت	پروتئین	چربی	اسید آلی (درصد در خوراک)	باکتری CFU/g	تیمارها
۲/۱۳ ± ۰/۲۱	۷۲/۱۱ ± ۵/۱	۱۵/۹۸ ± ۱/۷۵	۷/۰۳ ± ۰/۵۳	۰	۰	D1
۲/۱۸ ± ۰/۱۲	۷۱/۰۸ ± ۴/۱	۱۶/۲۵ ± ۱/۶۷	۶/۸۳ ± ۰/۴۴	۰	۱۰ <sup>v</sup>	D2
۳/۴۸ ± ۰/۲	۷۲/۰۱ ± ۴/۶	۱۶/۸۲ ± ۱/۰۱	۶/۱۴ ± ۰/۴۴	۰	۱۰ <sup>۹</sup>	D3
۳/۱۴ ± ۰/۳	۷۱/۴۱ ± ۵/۴	۱۷/۰۱ ± ۱/۵	۶/۶۲ ± ۰/۵۶	۰/۵	۰	D4
۳/۷۴ ± ۰/۳۱	۷۱/۱ ± ۳/۸	۱۷/۱۳ ± ۱/۱	۶/۸۵ ± ۰/۴۱	۱	۰	D5
۳/۱۵ ± ۰/۴	۷۲/۲۲ ± ۴/۷۵	۱۷/۳۴ ± ۱/۷۵	۶/۳۸ ± ۰/۵۲	۰/۵	۱۰ <sup>v</sup>	D6
۳/۶۳ ± ۰/۱۳	۷۲/۶۵ ± ۵/۷۴	۱۶/۳۵ ± ۰/۸۱	۶/۸۳ ± ۰/۶۴	۰/۵	۱۰ <sup>۹</sup>	D7
۳/۸۶ ± ۰/۴۵	۷۱/۹۴ ± ۵/۶۷	۱۷/۶۱ ± ۱/۶۵	۶/۸۷ ± ۰/۳۲	۱	۱۰ <sup>v</sup>	D8
۳/۶۴ ± ۰/۵۸	۷۱/۸۴ ± ۳/۸۱	۱۷/۹۷ ± ۱/۸۶	۶/۰۳ ± ۰/۵۵	۱	۱۰ <sup>۹</sup>	D9
آنالیز واریانس دوطرفه						
Ns	Ns	Ns	Ns			اثر اصلی اسید آلی
Ns	Ns	Ns	Ns			اثر اصلی پروبیوتیک <i>L. acidophilus</i>
Ns	Ns	Ns	Ns			اثر متقابل پروبیوتیک و اسید لاکتیک

همه داده‌ها به صورت میانگین ± خطای استاندارد میانگین (sd) بیان شده‌اند. نتایج با حروف انگلیسی متفاوت در ستون‌های یکسان نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار آماری در بین تیمارها می‌باشند ( $P < 0.05$ ). در قسمت آنالیز واریانس دوطرفه Ns: عدم اختلاف معنی‌داری و \*: اختلاف معنی‌داری در سطح ۰/۵

جدول ۴- مقایسه میانگین برخی پارامترهای خونی در ماهیان قزلآلای رنگین کمان تغذیه شده با جیره‌های غذایی آزمایشی.

تیمارها	باکتری CFU/g	اسید آلی (درصد در خوراک)	گلبول قرمز	هموگلوبین	هماتوکریت	WBC
D1	.	.	۱/۳ ± ۰/۰۵	۹/۱ ± ۱/۱	۳۴/۱ ± ۲/۸ <sup>a</sup>	۲۰/۴۵ ± ۱.۳۸ <sup>a</sup>
D2	۱۰ <sup>۷</sup>	.	۱/۳۲ ± ۰/۰۵	۹/۴۳ ± ۰/۹۸	۳۵/۳۴ ± ۱/۷ <sup>ab</sup>	۲۴/۸۲ ± ۱.۳۵ <sup>c</sup>
D3	۱۰ <sup>۹</sup>	.	۱/۳۵ ± ۰/۰۶	۹/۴۸ ± ۰/۹	۳۵/۰۹ ± ۲/۱ <sup>ab</sup>	۲۶/۳۱ ± ۱.۳۹ <sup>cd</sup>
D4	.	۰/۵	۱/۳۱ ± ۰/۰۷	۹/۸۱ ± ۱/۱۴	۳۵/۶۴ ± ۱/۸ <sup>b</sup>	۲۲/۸۷ ± ۱/۴۷ <sup>b</sup>
D5	.	۱	۱/۳۱ ± ۰/۰۶	۹/۷۴ ± ۱/۲	۳۵/۰۴ ± ۱/۴۵ <sup>ab</sup>	۲۲/۳۸ ± ۱/۴۲ <sup>b</sup>
D6	۱۰ <sup>۷</sup>	۰/۵	۱/۳۳ ± ۰/۰۴	۹/۷۳ ± ۰/۹۶	۳۵/۹۴ ± ۱/۲۲ <sup>bc</sup>	۲۶/۸۵ ± ۱/۵۶ <sup>d</sup>
D7	۱۰ <sup>۹</sup>	۰/۵	۱/۳۵ ± ۰/۰۷	۹/۵۷ ± ۰/۷۵	۳۵/۸۹ ± ۲/۹ <sup>bc</sup>	۲۷/۳۴ ± ۱/۰۵ <sup>d</sup>
D8	۱۰ <sup>۷</sup>	۱	۱/۳۵ ± ۰/۰۸	۹/۷۲ ± ۰/۰۶	۳۶/۰۳ ± ۱/۵ <sup>bc</sup>	۲۷/۱۲ ± ۱/۴۵ <sup>d</sup>
D9	۱۰ <sup>۹</sup>	۱	۱/۴ ± ۰/۰۸	۹/۹۵ ± ۰/۰۲	۳۷/۴۲ ± ۱/۵ <sup>c</sup>	۲۷/۸۱ ± ۱/۰۳ <sup>d</sup>

  

آنالیز واریانس دو طرفه	اثر اصلی اسید آلی
*	*
*	اثر اصلی پروبیوتیک <i>L. acidophilus</i>
*	اثر متقابل پروبیوتیک و اسید لاكتیک

همه داده‌ها به صورت میانگین ± خطای استاندارد میانگین (sd) بیان شده‌اند. نتایج با حروف انگلیسی متفاوت در ستون‌های یکسان نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار آماری در بین تیمارها می‌باشند ( $P < 0.05$ ). در قسمت آنالیز واریانس دو طرفه Ns: عدم اختلاف معنی‌داری و \*: اختلاف معنی‌داری در سطح ۰/۵

در جیره غذایی ماهیان قزلآلای انگشت‌قد موجب بهبود معنی‌دار برخی پارامترهای رشد و خونی در آن‌ها می‌گردد که این بهبود و افزایش در ماهیان تغذیه شده با جیره غذایی حاوی پروبیوتیک با غلظت ۱۰<sup>۹</sup> CFU/g و اسید لاكتیک به میزان ۱ درصد خوراک بیشتر از سایر تیمارها ثبت گردید. در مطالعات مختلف بر اهمیت استفاده از پروبیوتیک در رشد و سلامت ماهیان تاکید شده است. چوبکار و همکاران در سال ۱۳۹۷ طی مطالعه‌ای دریافتند که استفاده از جیره غذایی حاوی چهار با ۱۰<sup>۸</sup> CFU/g تأثیر معنی‌داری بر سطح پروتئین لاشه ماهیان قزلآلای رنگین‌کمان خواهد داشت (۲۸). در مطالعه‌ای دیگر توسط نرگسی و همکاران (۱۳۹۶) بیان شد که افزودن ۲ گرم در کیلوگرم جیره پروبیوتیک بیوآکوا در خوراک ماهی قزلآلای موجب افزایش وزن نهایی،

## بحث

پرورش دهنگان آبزی با معضلات و مشکلات فراوانی در مزارع خود مواجه هستند که در اکثر مواقع برای مقابله با تلفات ناشی از این معضلات اقدام به مصرف آنتی‌بیوتیک‌های شیمیایی می‌نمایند که در نهایت این امر موجب پیامدهای بهداشتی متعدد در ماهی و انسان می‌گردد. امروزه جهت مقابله با این پیامدها، حذف آنتی‌بیوتیک‌های شیمیایی از مزارع پرورش ماهی، مقابله با عوامل بیماری‌زا، تقویت ایمنی، حذف استرس و بهبود رشد و سلامت ماهی روش‌های مختلفی همچون استفاده از انسان‌ها و عصاره‌های گیاهی، پروبیوتیک‌ها، اسیدهای آلی و ... به کار برده می‌شود (۲۷). همان‌گونه که در مطالعه حاضر مشاهده گردید استفاده همزمان از پروبیوتیک *Lactobacillus acidophilus* و اسید آلی لاكتیک

مرتبط با افزایش ساخت و ساز ویتامین‌ها، کوفاکتورها و بهبود فرایند هضم و جذب دانست. در کنار استفاده از پروبیوتیک در جیره غذایی آبزیان استفاده از اسیدهای آلی نیز در مطالعات مختلف موجب بهبود پارامترهای رشد گردیده است (۳۷، ۳۸). در یک آزمایش ۸ هفته‌ای ماهیان *Acanthopagrus schlegelii* در معرض مقادیر ۰/۱ و ۰/۸ درصد جیره اسید آلی قرار گرفتند (۳۹). نتایج نشان داد که استفاده از LA در جیره ماهیان با توجه به یافته‌های این مطالعه، رژیم غذایی مکمل LA به وسیله قابلیت آنتیاکسیدانی، میکروبیوتای روده و سلامت روده رشد ماهی را بهبود می‌بخشد. در مطالعه‌ای مشابه ماهیان *Clarias garipenius* جیره‌های حاوی ۰، ۲، ۴ و ۶ میلی‌لیتر اسید آلی مرکب از اسید فرمیک و اسید فسفویریک در هر کیلوگرم خوراک تغذیه گردیدند (۴۰). در داده‌های به دست آمده مشاهده گردید که گروه ماهی تغذیه شده با ۰/۶ درصد اسیدهای آلی بیشترین افزایش وزن کل، نرخ رشد ویژه، بهترین ضریب تبدیل خوراک، نسبت راندمان خوراک و بالاترین راندمان پروتئین را نسبت به بقیه گروههای آزمایشی نشان داده‌اند. اسیدهای آلی دارای جایگاه ویژه‌ای در صنعت آبزی پروری هستند زیرا با تأثیر بر تعادل باکتریایی روده و بهبود شرایط آنزیمی و هضم موجب افزایش رشد ماهی می‌گردد (۴۱). اسیدهای آلی می‌توانند با کاهش pH روده و تأثیر بر سیتوپلاسم میکروبی شده و محدود کردن عوامل بیماری‌زای روده سبب افزایش جمعیت مفید باکتری‌های روده میزبان و افزایش کارایی سیستم ایمنی و عملکرد تغذیه‌ای گردد (۴۲). همچنین در اوزان پایین‌تر ماهی به دلیل مصرف بالای خوراک و دریافت فراوان پروتئین میزان غلظت اسید هیدروکلریک معده کاهش یافته که این امر موجب اختلال در

ضریب رشد ویژه و کاهش ضریب تبدیل در آن‌ها می‌گردد (۲۹). نتایج مطالعه‌ای دیگر نشان داد ماهیان قزل‌آلایی که با ۷ درصد وزن غذا لاكتوباسیلوس اسیدوفیلوس باعث افزایش نرخ رشد ویژه و درصد افزایش وزن در بچه‌ماهیان کپور معمولی شد که اختلاف معنی‌داری با شاهد داشت و در پایان دوره پرورش، پروبیوتیک به میزان ۷ درصد وزن غذا باعث افزایش نرخ بازماندگی شد (۳۰). Aisyah و همکاران (۲۰۲۰) در نتایج بررسی خود بیان داشتند که استفاده از سویه‌های باکتری *Enterobacter* *Saccharomyces* در جیره غذایی *Lactococcus* و *Aeromonas* ماهیان *Nilasa strain* موجب بهبود فاکتورهای رشد در آن‌ها می‌گردد (۳۱). نتایج مشابهی برای بهبود عملکرد رشد در ماهیان Red Hybrid Tilapia با *Oreochromis niloticus* و *Labeo rohita* استفاده از سویه‌های مختلف باکتری به دست آمده است (۳۲، ۳۳، ۳۴). باکتری‌های پروبیوتیک می‌توانند با ساکن شدن در روده و اتصال به آن اثرات مفید و متعدد خود را اعمال کنند (۳۵). آن‌ها می‌توانند تعادل باکتریایی روده را بهبود بخشنده تولید شمار زیادی از آنزیم‌های هضم‌کننده، از جمله آمیلازها، پروتئازها و لیپازها می‌توانند سبب افزایش فرایند هضم گردد (۳۶). پروبیوتیک‌ها از طریق مکانیسم‌های خاصی مانند تولید ترکیبات مهارکننده، رقابت برای مواد شیمیایی و انرژی موجود و بهبود و افزایش پاسخ ایمنی باعث کاهش عوامل بیماری‌زا و افزایش نرخ بقا در ماهیان می‌شوند (۳۶). یکی دیگر از عملکردهای اثرگذار مطلوب پروبیوتیک‌ها تولید و ترشح انواع ویتامین‌ها، استرات و لاکتاون بوده که این مواد از طریق جریان خون به کبد منتقل شده و به عنوان مواد غذایی باعث بهبود رشد در میزبان می‌شوند (۳۶). در کل افزایش رشد ماهی در نتیجه استفاده از پروبیوتیک را می‌توان

نشان داد که میزان همانوکریت و WBC ماهیان تغذیه شده با جیره حاوی ترکیبی از اسید آلی و پروبیوتیک به صورت معنی‌داری بیشتر از سایر تیمارها ثبت گردید. اما در نتایج به دست آمده برای گلبول قرمز و هموگلوبین هیچ تفاوت معنی‌داری بین تیمارها مشاهده نگردید. شاخص‌های خونی در ماهیان می‌تواند تحت تأثیر عوامل مختلفی مانند سن، نژاد، گونه، تغذیه، شرایط محیطی، شرایط فیزیولوژیکی، کیفیت جیره غذایی، ترکیبات و میزان پروتئین جیره و ویتامین‌ها و بسیاری عوامل دیگر قرار گیرد (۳۱) و این عوامل می‌توانند موجب تفاوت در مقادیر این پارامترها باشند. در مطالعات مختلفی نتایج نشان داد که استفاده از اسیدهای آلی و پروبیوتیک موجب بهبود پارامترهای خونی و افزایش گلبول سفید در آن‌ها می‌گردد (۲۳، ۳۲، ۳۵).

### نتیجه‌گیری

مطالعه حاضر نشان داد که استفاده همزمان از سطوح مختلف اسید آلی لакتیک و پروبیوتیک پارامترهای رشد و برخی پارامترهای خونی و مقدار WBC در خون ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان می‌گردد. در صنعت آبزی‌پروری بازدهی اقتصادی مزارع و پایین آوردن ضریب تبدیل و بهبود عملکرد رشد از اهمیت بالایی برخوردار است که در نتایج مطالعه حاضر مشاهده گردید افزودن ترکیب مذکور به جیره ماهیان می‌تواند در این امر دخیل باشد. البته نتایج قطعی‌تر برای این مسئله نیازمند مطالعات بیشتر و گسترش‌هایی می‌باشد.

کارکرد آنزیم‌های پیپسین و پانکراتیک و در نهایت کاهش هضم غذا و رشد می‌گردد که می‌توان با افزودن اسیدهای آلی به جیره غذایی این معضلات را برطرف نمود (۴۳). لازم به ذکر است سلول‌های اپتیال روده می‌توانند از انرژی اسیدهای آلی بهره برده و با افزایش رشد بیشتر سلول‌های انتروسیت و اندازه ریزپرزها روده سطح جذب و کارایی هضم افزایش پیدا کند (۴۴). در مطالعاتی بیان شده است که اسیدهای آلی می‌توانند عملکرد پروبیوتیک را در بدن موجود زنده بهبود ببخشند (۴۵، ۴۶، ۴۷). در مطالعه حاضر نیز بیشترین میزان رشد در نمونه‌های تغذیه شده با جیره غذایی حاوی اسید آلی و پروبیوتیک مشاهده گردید که این امر می‌تواند به دلیل فراهم کردن شرایط متعادل برای فعالیت پروبیوتیک‌ها در روده ماهی توسط اسیدهای آلی باشد. ترکیب شیمیایی بدن ماهی به عوامل مختلفی بستگی دارد مانند گونه، نوع خوراک، مقدار خوراک، درصد تغذیه، فرمولاسیون خوراک و دمای آب (۴۸). در مطالعه ما نیز مقادیر چربی، پروتئین، خاکستر و رطوبت هیچ تفاوت معنی‌داری را بین تیمارها به ثبت نرساندند اما همان‌طور که در نتایج مشاهده گردید تیمار تغذیه شده با پروبیوتیک با غلاظت  $CFU/g \cdot 10^9$  و اسید لакتیک به میزان ۱ درصد خوراک کم‌ترین میزان چربی و بیشترین میزان پروتئین عضله را داشت که نشان از کیفیت بهتر آن نسبت به سایر گروه‌ها خواهد بود. پارامترهای خون و تغییرات در مقادیر RBC، Hc، Hb و WBC شاخص‌های مناسب برای ارزیابی سلامت ماهی و ایمنی و بررسی سطح انتقال اکسیژن خون در پاسخ به جایگزینی ترکیبات درمانی شیمیایی با ترکیبات طبیعی می‌باشد (۴۹). نتایج این مطالعه

## منابع

- 1.Henriksson, P. J. G., Troell, M., Banks, L. K., Belton, B., Beveridge, M. C., Klinger, D. H., Pelletier, N., Phillips, M. J., & Tran, J. (2021). Interventions for improving the productivity and environmental performance of global aquaculture for future food security. *One Earth.* 4 (9), 1220-1232.
- 2.Arechavala-Lopez, P., Cabrera-Álvarez, M. J., Maia, C. M., & Saraiva, J. L. (2021). Environmental enrichment in fish aquaculture: A review of fundamental and practical aspects. *Reviews in Aquaculture.* 14 (2), 704-728.
- 3.Munguti, J., Obiero, K., Odame, H., Kirimi, J., Kyule, D., Ani, N., & Liti, D. (2021). Key limitations of fish feeds, feed management practices, and opportunities in Kenya's aquaculture enterprise. *African Journal of Food, Agriculture, Nutrition and Development.* 21 (2), 17416-17434.
- 4.Okeke, E. S., Chukwudzie, K. I., Nyaruaba, R., Ita, R. E., Oladipo, A., Ejeromedoghene, O., Atakpa, E. O., Agu, C. V., & Okoye, C. O. (2022). Antibiotic resistance in aquaculture and aquatic organisms: a review of current nanotechnology applications for sustainable management. *Environmental Science and Pollution Research.* 29, 69241-69274.
- 5.Baba, E., Acar, Ü., Yılmaz, S., Zemheri, F., & Ergün, S. (2018). Dietary olive leaf (*Olea europaea* L.) extract alters some immune gene expression levels and disease resistance to *Yersinia ruckeri* infection in rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss*. *Fish & shellfish immunology.* 79, 28-33.
- 6.Farsani, M. N., Hoseinifar, S. H., Rashidian, G., Farsani, H. G., Ashouri, G., & Van Doan, H. (2019). Dietary effects of Coriandrum sativum extract on growth performance, physiological and innate immune responses and resistance of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) against *Yersinia ruckeri*. *Fish & shellfish immunology.* 91, 233-240.
- 7.Addam, K. G. S., Pereira, S. A., Jesus, G. F. A., Cardoso, L., Syracuse, N., Lopes, G. R., Lehmann, N. B., da Silva, B. C., de Sá, L. S., & Chaves, F. C. M. (2019). Dietary organic acids blend alone or in combination with an essential oil on the survival, growth, gut/liver structure and de hemato-immunological in Nile tilapia, *Oreochromis niloticus*. *Aquaculture Research.* 50 (10), 2960-2971.
- 8.Koh, C. B., Romano, N., Zahrah, A. S., & Ng, W. K. (2016). Effects of a dietary organic acids blend and oxytetracycline on the growth, nutrient utilization and total cultivable gut microbiota of the red hybrid tilapia, *O. rechromis* sp., and resistance to *S. treptococcus agalactiae*. *Aquaculture Research.* 47 (2), 357-369.
- 9.Mustafa, S. A., & Al Faragi, J. K. Supplementation of Feed Additives on Aquaculture Feeds: A Review. *International Journal of Pharmaceutical Research.* 13 (1), 561-567.
- 10.Libanori, M. C. M., Santos, G. G., Pereira, S. A., Lopes, G. R., Owatari, M. S., Soligo, T. A., Yamashita, E., Pereira, U. P., Martins, M. L., & Mourão, J. L. P. (2021). Dietary supplementation with benzoic organic acid improves the growth performance and survival of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) after challenge with *Streptococcus agalactiae* (Group B). *Aquaculture.* 545, 737204.
- 11.Baruah, K., Sahu, N. P., Pal, A. K., Jain, K. K., Debnath, D., & Mukherjee, S. C. (2007). Dietary microbial phytase and citric acid synergistically enhances nutrient digestibility and growth performance of *Labeo rohita* (Hamilton) juveniles at sub-optimal protein level. *Aquaculture Research.* 38 (2), 109-120.
- 12.Sangari, M., Sotoudeh, E., Bagheri, D., Morammazi, S., & Torfi Mozanzadeh, M. (2020). Growth, body composition, and hematology of yellowfin seabream (*Acanthopagrus latus*) given feeds supplemented with organic acid salts (sodium acetate and sodium propionate). *Aquaculture International.* 29, 261-273.
- 13.Wuertz, S., Schroeder, A., & Wanka, K. M. (2021). Probiotics in Fish Nutrition-Long-Standing Household Remedy or Native Nutraceuticals. *Water, Agriculture and Aquaculture.* 13 (10), 1348.

14. Selim, K. M., & Reda, R. M. (2015). Improvement of immunity and disease resistance in the Nile tilapia, *Oreochromis niloticus*, by dietary supplementation with *Bacillus amyloliquefaciens*. *Fish & shellfish immunology*. 44 (2), 496-503.
15. Bidhan, C. D., Meena, D. K., Behera, B. K., Pronob, D., Das Mohapatra, P. K., & Sharma, A. P. (2014). Probiotics in fish and shellfish culture: immunomodulatory and ecophysiological responses. *Fish Physiology and Biochemistry*. 40, 921-971.
16. Abudurasak Ige, B. (2014). Probiotics use in intensive fish farming. *African Journal of Microbiology Research*. 7 (22), 2701-2711.
17. Omosowone, O., Dada, A., & Adeparusi, E. (2018). Comparison of dietary butyric acid supplementation effect on growth performance and body composition of *Clarias gariepinus* and *Oreochromis niloticus* fingerlings. *Iranian Journal of Fisheries Sciences*. 17 (2), 403-412.
18. Martín, M. J., Lara-Villoslad, F., Adolfinha Ruiz, M., & Morales, M. E. (2015). Microencapsulation of bacteria: A review of different technologies and their impact on the probiotic effects. *Innovative Food Science and Emerging Technologies*. 27, 15-25.
19. Ghanbari, K., Firouzbakhsh, F., Arkan, E., & Mojarrab, M. (2022). The effect of *Thymbra spicata* hydroalcoholic extract loaded on chitosan polymeric nanoparticles on some growth performances, hematology, immunity, and response to acute stress in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Aquaculture*. 548, 737568.
20. Da Cunha, J., Heinzmann, B., & Baldisserotto, B. (2018). The effects of essential oils and their major compounds on fish bacterial pathogens—a review. *Journal of applied microbiology*. 125 (2), 328-344.
21. Liu, L., Wang, Y., Ren, J., Zou, H., & Wang, C. (2022). Effect of dietary supplementation with sodium butyrate and tributyrin on the growth performance and intestinal microbiota of Pacific white shrimp (*Litopenaeus vannamei*). *Aquaculture International*. 30, 2477-2489.
22. Romano, N., Koh, C.B., & Ng, W.K. (2015). Dietary microencapsulated organic acids blend enhances growth, phosphorus utilization, immune response, hepatopancreatic integrity and resistance against *Vibrio harveyi* in white shrimp, *Litopenaeus vannamei*. *Aquaculture*. 435, 228-236.
23. Tukmechi, A., Najd Grami, E., Hajimoradlo, A., & Noori, F. (2017). Study of Synergistic Effect of Potassium-Sorbate and *Lactobacillus casei* on the Growth Performance, Hematological Parameters, Body Composition and Intestinal flora of Rainbow Trout Fry (*Oncorhynchus mykiss*). *Journal of Aquaculture Development*. 11 (1), 25-37.
24. Asriqah, L., Nugroho, R.A., & Aryani, R. (2018). Effect of various organic acid supplementation diets on *Clarias gariepinus* BURCHELL, 1822. Evaluation of growth, survival and feed utilization. *F1000Research*:7.
25. Turner, A. D., Tarnovius, S., Hatfield, R. G., Teixeira Alves, M., Broadwater, M., Van Dolah, F., Garcia-Mendoza, E., Medina, D., Salhi, M., & Goya, A. B. (2020). Application of six detection methods for analysis of paralytic shellfish toxins in shellfish from four regions within Latin America. *Marine drugs*. 18 (12), 616.
26. Ahmed, I. B., & Al-Hamdan, A. (2022). Effect of Garlic on Blood Parameters in Thermal Stressed Common Carp Fish (*Cyprinus Carpio L.*). *Egyptian Journal of Veterinary Sciences*. 53 (4), 85-97.
27. Karataş, T., Korkmaz, F., Karataş, A., & Yıldırım, S. (2020). Effects of Rosemary (*Rosmarinus officinalis*) extract on growth, blood biochemistry, immunity, antioxidant, digestive enzymes and liver histopathology of rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss*. *Aquaculture Nutrition*. 26 (5), 1533-1541.

- 28.Choobkar, N., Kakulki, Sh., Sahraei, F., Aghajani, A., Rezaeimanesh, M., & Mohammadi, F. (2019). Investigating the effect of probiotic-enriched food on growth parameters of farmed rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Scientific Journal of Iranian Fisheries*. 27 (5), 115-124.
- 29.Narges Akbari, A., Falahatkar, B., & Sajjadi, M. (2018). Effect of probiotics on growth performance and blood parameters of male rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Scientific Journal of Aquatic Ecology*. 8 (2), 51-60.
- 30.Jafari, A., Kamali, A., & Shamsaei, M. 2017. The effect of adding Lactobacillus acidophilus probiotic in the diet as a supplement on some growth indicators of common carp (*Cyprinus carpio*). *Renewable natural resources research*. 4 (26), 69-76.
- 31.Koshinski, R., Velichkova, K., Sirakov, I., & Stoyanova, S. (2020). Effect of *Angelica archangelica* L. extract on growth performance, meat quality and biochemical blood parameters of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss* W.), cultivated in a recirculating system. *Bulg. J. Agric. Sci.* 26, 232-237.
- 32.Zabidi, A., Yusoff, F. M., Amin, N., Yaminudin, N. J. M., Puvanasundram, P., & Karim, M. M. A. (2021). Effects of probiotics on growth, survival, water quality and disease resistance of red hybrid tilapia (*Oreochromis* spp.) fingerlings in a biofloc system. *Animals*. 11 (12), 3514.
- 33.Munirasu, S., Ramasubramanian, V., & Arunkumar, P. (2017). Effect of Probiotics diet on growth and biochemical performance of freshwater fish *Labeo rohita* fingerlings. *Journal of Entomology and Zoology Studies*. 5 (3), 1374-1379.
- 34.Bahnasawy, M. H., El-Ghobashy, A. E., El-Ebairy, E. S. H., Helal, A. M., & El-Sisy, D. M. (2020). Effect of probiotic on water quality, growth performance and body composition of nile tilapia (*Oreochromis niloticus*). 8 (1), 86-91.
- 35.Mroz, Z., Jongbloed, A., Partanen, K., Vreman, K., Kemme, P., & Kogut, J. 2000. The effects of calcium benzoate in diets with or without organic acids on dietary buffering capacity, apparent digestibility, retention of nutrients, and manure characteristics in swine. *Journal of animal science*. 78 (10), 2622-2632.
- 36.Gunal, M., Yayli, G., Kaya, O., Karahan, N., & Sulak, O. (2006). The effects of antibiotic growth promoter, probiotic or organic acid supplementation on performance, intestinal microflora and tissue of broilers. *International Journal of Poultry Science*. 5 (2), 149-155.
- 37.Busti, S., Rossi, B., Volpe, E., Ciulli, S., Piva, A., D'Amico, F., Soverini, M., Candela, M., Gatta, P. P., & Bonaldo, A. (2020). Effects of dietary organic acids and nature identical compounds on growth, immune parameters and gut microbiota of European sea bass. *Scientific reports*. 10 (1), 1-14.
- 38.Huyben, D., Chiasson, M., Lumsden, J. S., Pham, P. H., & Chowdhury, M. A. K. (2021). Dietary microencapsulated blend of organic acids and plant essential oils affects intestinal morphology and microbiome of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Microorganisms*. 9 (10), 2063.
- 39.Ullah, S., Zhang, J., Xu, B., Tegomo, A. F., Sagada, G., Zheng, L., Wang, L., & Shao, Q. (2022). Effect of dietary supplementation of lauric acid on growth performance, antioxidative capacity, intestinal development and gut microbiota on black sea bream (*Acanthopagrus schlegelii*). *Plos one*. 17, 1. e0262427.
- 40.Saleh, M., Amer, M., & Osman, M. (2018). Effect of Dietary Blended Organic Acid on Growth, Digestibility and Immunity of African Catfish (*Clarias gariepinus*). *Arab Universities Journal of Agricultural Sciences*. 26(Special issue (2D)), 2335-2346.
- 41.Chowdhury, M. A. K., Song, H., Liu, Y., Bunod, J. D., & Dong, X. H. (2021). Effects of Microencapsulated Organic Acid and Their Salts on Growth Performance, Immunity, and Disease Resistance of Pacific White Shrimp *Litopenaeus vannamei*. *Sustainability*. 13 (14), 77-91.

42. Hosseini Shekarabi, P., Seyedalikhani, S., Shamsaei Mehrgan, M., Seyedalhosseini, S., & Manouchehri, H. (2019). Effect of different levels of organic acids mixture on some growth parameters and carcass composition of common carp (*Cyprinus carpio*) juveniles. 28 (4), 35-43.
43. Safari, O., Paolucci, M., & Ahmadniaye Motlagh, H. (2021). Effect of dietary encapsulated organic salts (Na-acetate, Na-butyrate, Na-lactate and Na-propionate) on growth performance, haemolymph, antioxidant and digestive enzyme activities and gut microbiota of juvenile narrow clawed crayfish, *Astacus leptodactylus leptodactylus* Eschscholtz, 1823. *Aquaculture Nutrition*. 27 (1), 91-104.
44. Rombenso, A. N., Truong, H., & Simon, C. (2020). Dietary butyrate alone or in combination with succinate and fumarate improved survival, feed intake, growth and nutrient retention efficiency of juvenile *Penaeus monodon*. *Aquaculture*. 528, 735492.
45. Dasneves, S. C. V., Da silva, S. M. B. C., Costa, G. K. A., Correria, E. S., Santos, A. L., Da silva, L. C. R., & Bicudo, A. J. A. (2021). Dietary Supplementation with Fumaric Acid Improves Growth Performance in Nile Tilapia Juveniles. *Animals*. 12 (1), 8.
46. Wang, Y. B. (2007). Effect of probiotics on growth performance and digestive enzyme activity of the shrimp *Penaeus vannamei*. *Aquaculture*. 269 (1-4), 259-264.
47. Bolívar Ramírez, N. C., Rodrigues, M. S., Guimarães, A. M., Guertler, C., Rosa, J. R., Seiffert, W. Q., Andreatta, E. R., & Vieira, F. d. N. (2017). Effect of dietary supplementation with butyrate and probiotic on the survival of Pacific white shrimp after challenge with *Vibrio alginolyticus*. *Revista Brasileira de Zootecnia*. 46, 471-477.
48. Pérez-Jiménez, A., Peres, H., Rubio, V. C., & Oliva-Teles, A. (2012). The effect of hypoxia on intermediary metabolism and oxidative status in gilthead sea bream (*Sparus aurata*) fed on diets supplemented with methionine and white tea. *Comparative Biochemistry and Physiology Part C: Toxicology & Pharmacology*. 155 (3), 506-516.
49. Hoseinifar, S. H., Mirvaghefi, A., Merrifield, D. L., Amiri, B. M., Yelghi, S., & Bastami, K. D. (2011). The study of some hematological and serum biochemical parameters of juvenile beluga (*Huso huso*) fed oligofructose. *Fish physiology and biochemistry*. 37 (1), 91-96.

