

## تأثیر پر بیوتیک دیواره سلولی مخمر *Saccharomyces cerevisiae* بر شاخص های رشد ماهیان انگشت قد شیپ (*Acipenser nudiventris*)

عارف عاشورپور<sup>(۱)</sup>\*؛ عباسعلی زمینی<sup>(۱)</sup>؛ محمد علی یزدانی سادati<sup>(۲)</sup>؛ علیرضا شناور ماسوله<sup>(۲)</sup>

Aref.Ashourpour@gmail.com

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

۲-انستیتو تحقیقات بین المللی ماهیان خاویاری دکتر دادمان، رشت، ایران، صندوق پستی: ۴۱۶۳۵-۳۴۶۴

تاریخ پذیرش: آذر ۱۳۹۰ بهمن

### چکیده

تحقیق حاضر به منظور ارزیابی تأثیر افزودن پر بیوتیک دیواره سلولی مخمر (*Saccharomyces cerevisiae*) به اختصار (YCW) در جیره غذایی، بر شاخص های رشد ماهیان انگشت قد شیپ (*Acipenser nudiventris*) صورت پذیرفت. ۲۴۰ عدد بچه ماهی شیپ پرورشی با میانگین وزنی  $0.01 \pm 0.01$  گرم به مدت ۸ هفته توسط ۴ جیره غذایی مختلف، شامل  $0.05$ ،  $0.1$  و  $0.5$  درصد YCW در جیره پایه، در قالب ۴ تیمار (که به ترتیب شاهد، تیمارهای ۱، ۲ و ۳ می باشند) تغذیه شدند. تیمارها به صورت تصادفی در ۱۲ تانک نیم تنی فایر گلاسی با تراکم ۲۰ عدد در هر تانک در قالب ۴ تیمار با ۳ تکرار توزیع شدند. در پایان دوره فاکتورهای رشد محاسبه شد. نتایج نشان داد میانگین شاخص های رشد، نظری وزن نهایی، شاخص رشد ویژه، میانگین رشد روزانه و ضریب تبدیل غذایی در تیمارها اختلاف معنی دار آماری نسبت به شاهد نداشتند ( $P > 0.05$ ). شاخص هپاتوسوماتیک در تیمارهای حاوی پر بیوتیک در جیره به طور معنی داری بیشتر از شاهد بود ( $P \leq 0.05$ ). ضریب چاقی فقط در تیمار حاوی ۱٪ پر بیوتیک در جیره به طور معنی داری بیشتر از شاهد بود. بازماندگی در تمام تیمارها به طور معنی داری بیشتر از شاهد بود. در مجموع نتایج نشان داد که این پر بیوتیک قابلیت تأثیر گذاری بالایی بر فاکتورهای رشد ماهیان انگشت قد شیپ ندارد.

**کلمات کلیدی:** پر بیوتیک، دیواره سلولی مخمر، شاخص های رشد، بازماندگی، ماهی شیپ.

\*نویسنده مسئول

اند (۳۵، ۳۴، ۵، ۲۳، ۹). هرچند مواردی مؤید عدم تاثیر معنی دار دیواره سلولی مخمر (۳۷) و مانان الیگوساکارید (۱۴) بر روی رشد گونه‌های مختلف ماهی بوده است. با این حال، اطلاعاتی در زمینه‌ی تاثیر YCW بر روی رشد تاسماهیان بر اساس اطلاعات نویسنده موجود نمی‌باشد. هدف از این مطالعه، تاثیر پریوپوتیک دیواره سلولی مخمر *Saccharomyces cerevisiae* بر فاکتورهای رشد، بازماندگی و تجزیه لاشه ماهیان انگشت قد شیپ (*Acipenser nudiventris*) می‌باشد.

## ۲. مواد و روش‌ها

این آزمایش در انتستیتو تحقیقات بین‌المللی ماهیان خاویاری دکتر دادمان در تابستان ۱۳۹۰ انجام گردید. تعداد ۲۴۰ عدد بچه ماهی انگشت قد شیپ (*Acipenser nudiventris*) پس از زیست سنجی با میانگین وزنی ۱۰-۵ گرم انتخاب و با تراکم ۲۰ عدد، به هر ۱۲ عدد تانک فایبرگلاسی دایره‌ای نیم تنی معرفی شدند. تانک‌ها مجهز به هواده بوده و منبع تامین آب مخازن، آب رودخانه سفید رود (پس از فیلتراسیون و هواده) و آب چاه بود. پس از دو هفته از سازگاری بچه ماهیان با تانک‌ها پرورشی و جیره پایه (Nutra pro MP-L, Skretting, Italy)، بچه ماهیان با میانگین وزنی ( $\pm$  انحراف استاندارد)  $0.01 \pm 0.01$  گرم، بدون اختلاف معنی دار آماری در وزن اوایله ( $P < 0.05$ )، بر اساس طرح کاملاً تصادفی در سه گروه تیماری ۱، ۲، ۳ که به ترتیب حاوی ۰/۵، ۱/۵ و ۱/۵ درصد دیواره سلولی مخمر (YCW) در یک کیلو گرم غذای پایه و یک گروه تیمار شاهد (حاوی فقط غذای پایه) قرار گرفتند. هر کدام از چهار تیمار دارای سه تکرار بودند. سپس به مدت ۸ هفته با جیره‌های غذایی مخصوص هر تیمار براساس ۳-۵٪ وزن توده‌ی زنده در ۳ نوبت (۸ صبح، ۱۵ عصر و ۲۳ شب) تغذیه شدند (۲۴، ۳۳). دما و pH (WTW pH 330i, Weilheim, Germany) و توسط (WTW Oxi 330i, Weilheim, Germany) به طور روزانه در طول دوره پرورش اندازه گیری شدند. جهت ساخت و آماده سازی جیره‌های غذایی ابتدا غذای

۱. مقدمه  
ماهی شیپ (*Acipenser nudiventris*) یکی از گونه‌های ارزشمند دریایی خزر است که به علت صید بیش از حد، از دست دادن زیستگاه‌های طبیعی و آلودگی آب محیط زیستش، در معرض انقراض قرار گرفته است (۳۶، ۱۲). برای جلوگیری از انقراض نسل این ماهی، پرورش تا اندازه بازاری، علاوه بر سود اقتصادی میتواند به کاهش فشار به ذخایر طبیعی این ماهی در دریای خزر کمک کند (۶، ۳۰، ۲۶). از آنجایی که بیش از ۵۰ درصد هزینه‌های پرورش مربوط به تغذیه است (۳۱).

بیشترین تلاش‌ها جهت آبزی پروری پایدار، در ارتباط با استراتژی‌های تغذیه‌ای و بهینه سازی ترکیبات غذایی برای گونه‌های مهم ماهیان تجاری قابل پرورش میباشد. این مطالعات در جهت افزایش کارایی ترکیبات مغذی نظیر پروتئین، چربی و افزایش قابلیت هضم آنها می‌باشد (۸). بهبود وضعیت تغذیه‌ای می‌تواند باعث سازگاری اکولوژیک، رشد بهتر و کاهش تلفات سنگین پرورش آبزیان گردد که در نهایت منتج به سودمند شدن پرورش ماهیان خواهد گردید (۲۵، ۳۳). استفاده از مکمل‌های غذایی مانند پریوپوتیک‌ها به منظور افزایش رشد و کارایی مصرف جیره، یکی از ایده‌های مطرح شده در آبزی پروری تجاری می‌باشد (۱۵). پریوپوتیک‌ها به عنوان عناصر غذایی غیر قابل هضمی که تأثیرات مثبتی بر روی رشد و یا سلامتی ماهی‌ها گذاشته، نتایج مثبتی از خود در جیره غذایی آبزیان نشان داده است (۲۶). پریوپوتیک (Bionyc, Bionyc, Australia) در واقع دیواره سلولی استخراج شده از مخمر (YCW<sup>®</sup>) به اختصار (*Saccharomyces cerevisiae*) میباشد که از دو پریوپوتیک مهم به نام‌های مانان-الیگوساکارید (MOS) و بتاگلوكان به میزان ۳۰-۶۰٪، ۱۵-۳۰٪ پروتئین، ۵-۲۰٪ لیپید و مقداری کیتین تشکیل شده است (۱۸). محققین مختلفی اثرات سودمند دیواره سلولی مخمر (*Saccharomyces cerevisiae*) و بتاگلوكان را بر روی رشد و بازماندگی گونه‌های مختلف ماهی گزارش کرده

گرفتند. پروتئین خام از طریق تعیین نیتروژن کل به روش کجلا (Bushi , Switzerland)  $C_p = \%N \times 6.25$  و بر اساس تعیین شد. چربی خام از طریق حل کردن چربی در اتر و تعیین (Bushi , Switzerland) مقدار آن به روش سوکسله (Bushi , Switzerland) خاکستر از طریق قراردادن نمونه در کوره الکتریکی به وسیله دستگاه (Heraeus , Germany) در دمای ۵۵°C درجه سانتی گراد برای مدت ۴ ساعت اندازه گیری شد. رطوبت از طریق خشک کردن نمونه ها در آون (Binder , Germany), Milponrey (Milponrey , Germany) و سنجش کربوهیدرات به روش فهلینگ (Fehling USA) و سنجش کربوهیدرات به روش فهلینگ (USA) Solution (Solution) اندازه گیری شد. برای توزین مواد آزمایشگاهی از نتایج بر اساس با دقت ۰/۱ gr استفاده گردید. نتایج تجزیه ترازویی جیره های غذایی در جدول (۱) نشان داده شده است.

نتایج بر اساس (انحراف استاندارد  $\pm$  میانگین) نشان داده شد. به منظور مقایسه میانگین بین تیمارهای تغذیه ای از آزمون تجزیه واریانس یک طرفه (One-way ANOVA) استفاده شد. زمانی که اختلاف معنی دار آماری مشاهده شد ( $P \leq 0.05$ )، جهت مقایسه میانگین تیمارهای آزمایشی با یکدیگر از آزمون Duncan استفاده شد. از ۲۰۰۳ Excel جهت رسم نمودارها و از ۱۷ SPSS جهت تجزیه و تحلیل داده ها استفاده شد.

پایه توزین و بعد آسیاب شده و پس همراه با دوزهای پریوتیک (0.5, 1, 1.5 % YCW/ kg basal diet) و آب (100 ml/kg basal diet) تبدیل به خمیر شده و پس از عبور از چرخ گوشت به صورت رشته های ماکارونی به قطر ۲ میلی متر در آمده و پس از خشک شدن در دمای اتاق به قطعات کوچک خرد شده و در کیسه های پلاستیکی قرار گرفته و تا زمان مصرف در دمای ۲۰°C نگه داری شد (۱۶). جهت اندازه گیری شاخص های رشد و بازماندگی، ۳ عدد ماهی از هر تکرار (جمعاً ۹ عدد از هر تیمار) به صورت تصادفی انتخاب شده و فاکتورهای رشد از قبیل افزایش وزن، درصد افزایش وزن، شاخص رشد ویژه، میانگین رشد روزانه، ضریب تبدیل غذایی، ضریب چاقی، و ضریب کارایی پروتئین، شاخص کبدی با توجه به روش شرح داده شده محاسبه گردید. میزان بازماندگی از تقسیم تعداد ماهیان زنده مانده در پایان دوره بر تعداد ماهیان در ابتدای دوره بدست آمده و نتایج بر حسب درصد بیان شد.

جهت تجزیه شیمیایی جیره های غذایی و لاشه ماهیان، در انتهای دوره از هر تکرار ۳ عدد ماهی (جمعاً ۹ عدد از هر تیمار) به صورت تصادفی انتخاب و پس از خارج نمودن امعاء و احشاء، توسط چرخ گوشت ۳ بار چرخ شدند و همراه با جیره های غذایی بر اساس استاندارد (AOAC, 1995) مورد تجزیه قرار

**جدول ۱: تجزیه جیره های غذایی استفاده شده برای ماهیان انگشت قد شبیپ در طول دوره پرورش**

ترکیبات جیره %	جهت پایه (%)	جهت YCW (%)	جهت YCW (%)	جهت YCW (%)
پروتئین	۵۴/۵۴	۵۵/۲۳	۵۷/۷۸	۵۷/۲۳
چربی	۱۵	۱۳/۹	۱۴	۱۴
رطوبت	۶/۵	۶/۴	۵/۷	۶/۵
خاکستر	۹/۵۵	۱۰	۱۱/۸۲	۱۰/۷۷
کربوهیدرات	۱۴/۴۱	۱۴/۴۷	۱۰/۷	۱۱/۵
انرژی خام Kcal/Kg	۵۰۶۷/۳	۵۰۰۶/۵	۵۰۰۵/۳	۵۰۰۷

### ۳. نتایج

$(10.13 \pm 0.07\%) \text{ day}^{-1}$ ,  $(16.9 \pm 0.74\%)$ ,  $(40.1 \pm 0.07\%)$  در تیمار ۳

متغیر بود. ضریب چاقی در تیمار ۲ با مقدار  $(0.51 \pm 0.02)$  بیشتر از سایر تیمارها بوده و دارای اختلاف معنی داری ( $P \leq 0.05$ ) در مقایسه با شاهد بود (جدول ۲). ضریب تبدیل غذایی در شاهد کمتر از سایر تیمارها بوده ولی این اختلاف از نظر آماری معنی دار نیست. بازماندگی در تمام تیمارها بیشتر از شاهد بوده و در تیمار ۲ و ۳ با مقدار  $100\%$  اختلاف معنی داری ( $P \leq 0.05$ ) در مقایسه با شاهد ( $2.52\% \pm 2.33\%$ ) ایجاد کرده است (شکل ۱).

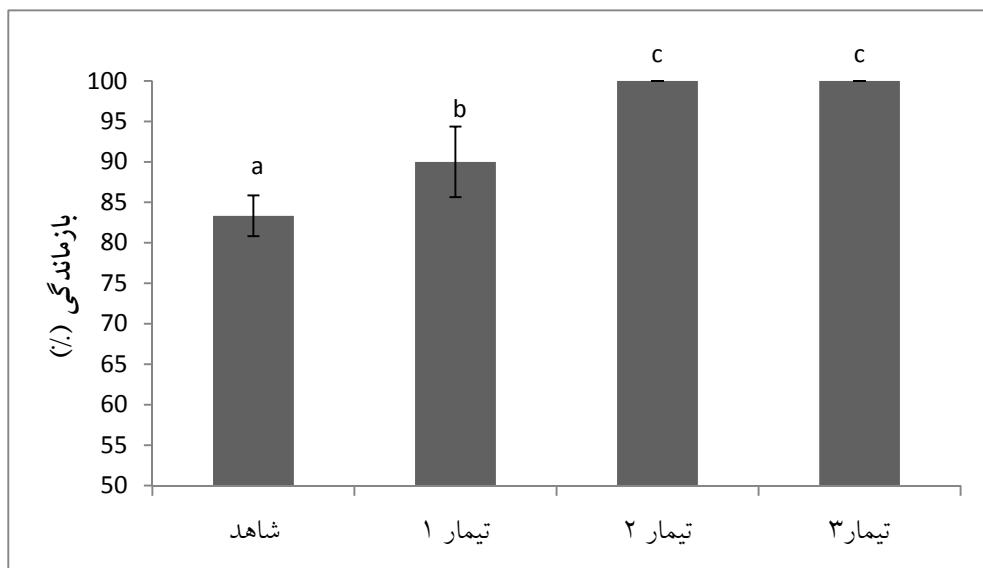
نتایج تجزیه لاش بچه ماهیان در جدول (۳) نشان داده شده است. اختلاف معنی داری در فاکتورهای تجزیه لاش بچه ماهیان، تغذیه شده با سطوح مختلف YCW، از قبیل کربوهیدرات، چربی، پروتئین، خاکستر و انرژی خام ایجاد نشد. میزان رطوبت لاش بچه ماهیان شیپ در تیمار ۲ با میزان ( $1/5 \pm 63/6$ ) درصد، از کمترین مقدار نسبت به سایر تیمارها برخوردار بوده و به لحاظ آماری بین تیمار ۲ با سایر تیمارها و شاهد ( $1 \pm 69/2$  درصد) اختلاف معنی دار آماری مشاهده گردید ( $P \leq 0.05$ ).

میانگین ( $\pm$  انحراف استاندارد) دما، اکسیژن و pH در طول دوره پرورش به ترتیب  $22/51 \pm 3/1^{\circ}\text{C}$ ,  $22/51 \pm 3/1 \text{ mg/lit}$  و  $7/35 \pm 4/0$  بود. نتایج فاکتورهای رشد در جدول (۲) نشان داده شده است. در ابتدای دوره اختلاف معنی دار آماری بین تیمارها از نظر وزن و طول وجود نداشت ( $P > 0.05$ ). بررسی شاخص‌های رشد در انتهای دوره نشان داد که در اکثر شاخص‌های رشد نظیر طول و وزن نهایی، افزایش وزن، درصد افزایش وزن، میانگین رشد روزانه، شاخص رشد ویژه و ضریب کارایی پروتئین، با افزایش دوز پریوپوتیک YCW، روند افزایشی در میزان این شاخص‌ها مشاهده شده ولی افزایش حاصله در مقایسه با شاهد از لحاظ آماری معنی دار نبود. شاخص کبدی در تمام تیمارها افزایش معنی داری نسبت به شاهد دارد ( $P \leq 0.05$ ). درصد افزایش وزن، میانگین رشد روزانه و شاخص رشد ویژه به ترتیب از  $(45\% \pm 4.5\%)$ ,  $(47.8 \pm 4.78\%)$ ,  $(16.3 \pm 1.6\%) \text{ day}^{-1}$ ,  $(44\% \pm 4.4\%)$  در شاهد ( $\pm$  انحراف استاندارد  $\pm$  میانگین) تا  $(3/73 \pm 4/3)$

جدول ۲: تأثیر جیوه‌های غذایی حاوی سطوح مختلف YCW بر فاکتورهای رشد ماهیان انگشت قد شیپ در طی دوره پرورش

شاخص‌های رشد	شاهد	YCW $0/5\%$	YCW $1\%$	YCW $1/5\%$
وزن اولیه (g)	$7/68 \pm 0/01$	$7/58 \pm 0/02$	$7/58 \pm 0/05$	$7/61 \pm 0/02$
طول اولیه (cm)	$11/76 \pm 0/1$	$11/49 \pm 0/1$	$11/49 \pm 0/2$	$11/52 \pm 0/2$
وزن نهایی (g)	$82/9 \pm 3/4$	$83/3 \pm 1/6$	$83/2 \pm 3/7$	$84/8 \pm 3/3$
طول نهایی (cm)	$26/1 \pm 0/43$	$25/3 \pm 0/4$	$25/2 \pm 0/4$	$26/2 \pm 0/4$
افزایش وزن (g)	$75/2 \pm 3/4$	$75/7 \pm 1/7$	$75/6 \pm 3/7$	$77/2 \pm 3/3$
درصد افزایش وزن (%)	$978 \pm 45$	$997 \pm 50$	$997 \pm 27$	$10.13 \pm 44$
شاخص رشد ویژه ( $\% \text{ day}^{-1}$ )	$3/73 \pm 0/16$	$3/99 \pm 0/08$	$3/99 \pm 0/04$	$4/01 \pm 0/07$
میانگین رشد روزانه (%)	$16/3 \pm 0/76$	$16/6 \pm 0/84$	$16/6 \pm 0/46$	$16/9 \pm 0/74$
ضریب تبدیل غذایی	$1/28 \pm 0/06$	$1/38 \pm 0/07$	$1/30 \pm 0/03$	$1/34 \pm 0/06$
ضریب کارایی پروتئین (%)	$1/36 \pm 0/06$	$1/25 \pm 0/06$	$1/39 \pm 0/03$	$1/40 \pm 0/05$
ضریب چاقی	$0/46 \pm 0/01^a$	$0/51 \pm 0/02^b$	$0/47 \pm 0/02^a$	$0/47 \pm 0/01^a$
شاخص کبدی (%)	$2/41 \pm 0/39^a$	$3/5 \pm 0/5^b$	$3/36 \pm 0/23^b$	$3/6 \pm 0/33^b$

مقادیر ( $\pm$  SD) برابر میانگین ۹ ماهی برای هر تیمار می‌باشد. مقادیر در یک ردیف با حروف متفاوت، دارای اختلاف معنی دار هستند ( $P \leq 0.05$ )



شکل ۱: درصد بازماندگی بچه ماهیان شیپ تغذیه شده با سطوح مختلف YCW در پایان دوره. مقادیر بر حسب ( $\pm$  SD) میانگین) بیان شده است. ستونها با حروف متفاوت، دارای اختلاف معنی دار آماری میباشند ( $P < 0.05$ ).

جدول ۳: تأثیر جیره های غذایی حاوی سطوح مختلف YCW بر تجزیه لاشه ماهیان انگشت قد شیپ

۰/۵٪ YCW	۱٪ YCW	۰/۵٪ YCW	شاهد	جزیه لاشه
۱/۰۴ $\pm$ ۰/۰۲	۱/۲ $\pm$ ۰/۱۴	۱/۵ $\pm$ ۰/۱۴	۲/۲ $\pm$ ۰/۱۵	کربوهیدرات (%)
۴۰ $\pm$ ۱/۴	۴۲ $\pm$ ۱	۳۹/۵ $\pm$ ۰/۵	۳۸/۵ $\pm$ ۰/۵	چربی (%)
۴۸/۵ $\pm$ ۰/۷	۴۹/۹ $\pm$ ۱/۱	۵۲/۳ $\pm$ ۰/۵	۵۰/۷ $\pm$ ۱/۲	پروتئین (%)
۵/۵ $\pm$ ۰/۵	۴/۶ $\pm$ ۰/۴	۶ $\pm$ ۱	۵ $\pm$ ۱	خاکستر (%)
۶۹/۴ $\pm$ ۲ <sup>b</sup>	۶۳/۶ $\pm$ ۱/۵ <sup>a</sup>	۶۷/۹ $\pm$ ۰/۵ <sup>b</sup>	۶۹/۲ $\pm$ ۱ <sup>b</sup>	رطوبت (%)
۶۵۰/۳ $\pm$ ۱۴۱	۶۷۷۳ $\pm$ ۱۲۶	۶۶۸۷ $\pm$ ۲۱	۶۹۷۸ $\pm$ ۱۱۳	انرژی خام (Kcal/kg)

مقادیر ( $\pm$  SD) برابر میانگین ۹ ماهی برای هر تیمار در پایان ۸ هفته پرورش می باشد. مقادیر در یک ردیف با حروف متفاوت، دارای اختلاف معنی دار هستند ( $P < 0.05$ ).

#### ۴. بحث

غیراختصاصی در برابر عوامل بیماریزا دانست (۲۸، ۲۹، ۲۲).

میزان بازماندگی در تمام تیمارهای تغذیه شده با YCW نتایج بالاتری نسبت به شاهد نشان داد که احتمالاً به خاطر از بین رفتن باکتری های مضر به وسیله تخمیر این پروتوبیوتیک در روده و در نتیجه تولید باکتری های مفید از جمله باکتری های اسید لاکتیک دانست که ترکیباتی همانند باکتریوسین ها را تولید می کنند و بدین طریق از رشد پاتوژن های بیماریزا در روده جلوگیری می کنند (۱).

همان طور که نتایج نشان داد، با افزایش میزان پروتوبیوتیک، افزایش معنی دار آماری در شاخص کبدی و بازماندگی بچه ماهیان شیپ حاصل شد ولی این افزایش در اکثر شاخص های رشد نظیر طول و وزن نهایی، افزایش وزن، درصد افزایش وزن، میانگین رشد روزانه، شاخص رشد ویژه و ضریب کارایی پروتئین دارای اختلاف معنی دار آماری نبود. علت بالاتر بودن اکثر شاخص های رشد در تیمار ۳ را می توان تولید پروتئازها و آمیلازها از باکتری های اسید لاکتیک روده، هضم و جذب بهتر مواد غذایی و در نهایت تحریک سیستم ایمنی اختصاصی و

از ۸ هفته نشان داد که تأثیر معنی داری بر روی افزایش وزن و کارایی تغذیه نداشته است (۲۰).  $\beta$ -Glucan نیز در کپور ماهی هندی روهو (*Labeo rohita*) بازماندگی را به طور معنی داری افزایش داده که مشابه نتایج مطالعه حاضر است (۲۳). با توجه به نتایج این مطالعه، تاثیرات مشابهی پس از مصرف (*Acipenser* (MOS) در جیره تاسماهی خلیج (*oxyrinchus desotoi*) غذایی و شاخص کبدی قزل آلای رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*) (۳۸) و در بازماندگی هیرید تیلاپیا (*Oreochromis niloticus* × *O. aureus*) حاصل شده است (۱۴). از طرفی تعدادی از محققین تأثیر پروپیوتیک دیواره‌ی سلولی مخمر را بر روی فاکتورهای رشد در قزل آلای رنگین کمان در یک دوره‌ی ۳۰ روزه بررسی و بیان کردند که در ضرب چاقی و بازماندگی اختلاف معنی دار آماری مشاهده نشده ولی درصد افزایش وزن، ضرب رشد ویژه، اختلاف معنی داری را با شاهد داشته (۳۵) که با یافته‌های این تحقیق مطابقت ندارد که این اختلاف می‌تواند به علت تفاوت گونه، طول دوره پرورش و نوع جیره‌ی مصرفی باشد. بررسی ترکیب شیمیایی لаш در کربوهیدرات، انرژی خام، چربی، پروتئین، خاکستر، اختلاف معنی داری را در بین تیمارها نشان نمی‌دهد. علت بالاتر بودن چربی لاش در تیمارهایی که در جیره از YCW مصرف نموده‌اند این است که این پروپیوتیک در دیواره‌ی سلولی خود، دارای ۵-۲۰٪ لپید می‌باشد. کمترین میزان رطوبت لاش در تیمار ۲ میباشد که دارای اختلاف معنی داری با سایر تیمارها بوده که علت آن را میتوان به داشتن بیشترین چربی لاش و خاصیت هیدروفوب بودن چربی دانست. محققین بیان داشتند که استفاده از پروپیوتیک اینمنوستر و ایننووال (حاوی MOS و گلوکان) در جیره باعث کاهش معنی دار رطوبت لاش و افزایش غیر معنی دار چربی لاش در بچه فیل ماهیان (*Huso huso*) (تغذیه کرده از این پروپیوتیک شده ولی اختلاف معنی داری در خاکستر و کربوهیدرات بین تیمارها حاصل نکرده) (۳) که با یافته‌های این

ضریب چاقی در تیمار ۲ بالاترین مقدار را داشته که تفاوت-های بین گونه‌ای شاخص چاقی، انعکاسی از پر بودن معده، وضعیت تولید مثلی یا تغذیه‌ای می‌باشد (۲). شاخص کبدی در تیمار شاهد کاهش معنی داری نسبت به سایر تیمارها دارد. شاخص کبدی به طور مستقیم به متابولیسم وابسته است زیرا گلیکوژن و چربی‌ها می‌توانند در کبد انباسته شوند (۱۹). با توجه به اینکه کمترین چربی لاشه مربوط به همین تیمار شاهد میباشد لذا با کم بودن شاخص کبدی، می‌تواند ارتباط مستقیمی داشته باشد. مهمترین محصول حاصل از متابولیسم پروپیوتیک‌ها، اسیدهای چرب کوتاه است که از طریق روده جذب و به عنوان یک منبع انرژی مهم برای میزان تلقی می‌شوند (۲۱، ۳۲، ۱۰). تاثیرات مشابهی پس از مصرف پروپیوتیک اینمنوستر و ایننووال (ترکیباتی حاوی MOS و بتاگلوکان) بر روی ضرب چاقی فیل ماهی (*Huso huso*), و پس از مصرف BIO-MOS (مانان الیگوساکارید استخراج شده از مخمر) بر روی شاخص کبدی ماهی درام قرمز (*Sciaenops ocellatus*) توسط محققین بیان شده که با یافته‌های مطالعه حاضر مطابقت دارد (۳۹). اثرات خوراکی مخمر *cerevisiae var ellipsoideus* در سطح ۱، ۲، ۵ در سطوح ۱ و ۲ درصد مخمر اختلاف معنی داری با گروه شاهد نداشته ولی در سطح ۵ درصد علاوه بر فاکتورهای فوق، ضرب چاقی نیز، اختلاف معنی داری با شاهد دارد و همچنین بازماندگی در تمام تیمارها بیشتر از شاهد می‌باشد که با یافته‌های این تحقیق مطابقت دارد (۱۷). همچنین تاثیرات مشابهی نیز پس از مصرف پروپیوتیک الیگوفروکوتوز بر روی رشد و بازماندگی بچه فیل ماهیان ایجاد شد (۱۶). تأثیر پروپیوتیک تجاری Grobiotic®-A، که مخلوطی از اتولیز ناقص مخمر آبجو است به میزان ۱ و ۲ درصد جیره ماهی هیرید پاس راه راه (*Morone chrysops* × *M. saxatilis*) پس

خونی، شیمیایی و رشد بچه فیل ماهیان *Huso huso* پرورشی . رساله دکتری دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم تحقیقات تهران . ۱۲۶ صفحه.

4-Abdel-Rhman, A.M., Khattab, Y.A.E., Shalaby, A.M.E., 2009. *Micrococcus luteus* and *Pseudomonas* species as probiotics for promoting the growth performance and health of Nile tilapia, *Oreochromis niloticus*. Fish & Shellfish Immunol. 27, 175–180.

5-Ai, Q., Mai, K., Zhang, L., Tan, B., Zhang, W., Xu, W., 2007. Effects of dietary  $\beta$ -1, 3 glucan on innate immune response of large yellow croaker, *Pseudosciaena crocea*. Fish Shellfish Immunol. 22, 394-402.

6-Akrami, R., Hajimoradloo, A.M., Matinfar, A., Abedian-Kenari A.M., Mazandarani, R., 2008. Effect of dietary prebiotic inulin on production and intestinal microflora density of juvenile Beluga, *Huso huso*. J. Fisheries 2 (2), 10-21.

7-AOAC, 1995. Official Methods of Analysis of Association of Official Analytical Chemists, 16th edn. Association of Analytical Chemists, Arlington, VA, USA.

8-Azewedo, P.A., Leeson, S., Cho, C.Y., Bureau, D.P., 2004. Growth and feed utilization of size rainbow trout (*Onchorhynchus mykiss*) and Atlantic salmon (*Salmo salar*) reared in fresh water: diet and species effects, and responses over time. Aquacul. Nutr. 10, 401-411.

9-Cook, M.T., Hayball, P.J., Hutchinson, W., Nowak, B.F., Hayball, J.D., 2003. Administration of a commercial immunostimulant preparation, EcoActiva<sup>TM</sup> as a feed supplement enhances macrophage respiratory burst and growth rate of snapper (*Pagrus auratus*) in winter. Fish Shellfish Immunol. 14, 333-45.

10-David, J.A., Jenkiss, Cyril, W.C., Kendall and Vladimir Vuksan. 1999. Inuline, intestinal microbiota of Beluga juvenile (*Huso huso*). Iranian Scientific Fisheries J. 19 (4), 55-66.

تحقیق مطابقت دارد. محققین گزارش کردند که اضافه کردن ۰/۴ و ۰/۴ درصد (MOS) به جیره اختلاف معنی داری را در انژی خام، چربی، پروتئین، خاکستر در لاشه سیم دریایی سرطلا (*Sparus aurata*) ایجاد نمی کند (۱۱). میزان پروتئین و چربی در بدن ماهی می تواند به تغییرات در سنتز و ضریب ته نشینی در ماهیچه‌ی آنها مربوط باشد (۴). در مجموع نتایج این مطالعه نشان داد که پروپیوتیک دیواره سلولی مخمر (*Saccharomyces cerevisiae* معنی داری) بر رشد یا ترکیب لاشه‌ی ماهیان انگشت قد شیپ بگذارد و با توجه به تاثیر بالای این پروپیوتیک در بازماندگی بچه ماهیان، پیشنهاد می شود تاثیر این پروپیوتیک بر فاکتورهای خونی و اینمی این ماهیان انجام گیرد.

### سپاسگزاری

از مدیر محترم انسستیتو بین المللی ماهیان خاویاری دکتر دادمان، جناب دکتر پور کاظمی و پرسنل محترم بخش تکثیر و پرورش، فیزیولوژی و بهداشت و بیماری های این مرکز خصوصاً از آقایان مهندس جلیل پور و مهندس پوردهقانی و آقای ملکی کارشناس محترم آزمایشگاه تشخیص طبی دکتر فدائی، نهایت تشکر و قدردانی را دارم.

### منابع

۱-روفچایی، روتابه ، ۱۳۹۰ . تاثیر پرپیوتیک *Hoplite* بر فاکتورهای رشد، خونی و میکروفلور باکتریایی روده در پرورش ماهی سفید . پایان نامه‌ی کارشناسی ارشد شیلات دانشگاه آزاد اسلامی واحد لاهیجان . ۱۴۷ صفحه.

۲-سارلی ، جلال ، ۱۳۸۹ . ارزیابی کارایی پرپیوتیک Enhance 200 (تیمول و کارواکرول) در جیره‌ی غذایی قزل آلای رنگین کمان . پایان نامه‌ی کارشناسی ارشد شیلات دانشگاه آزاد اسلامی واحد لاهیجان . ۹۱ صفحه.

۳-طاعتنی ، رضا ، ۱۳۸۹ . مطالعه مقایسه ای محرک های اینمی Immunowall و Immunoster بر برخی شاخص های

- 11-Dimitroglou, A., Merrifield, D.L., Spring, P., Sweetman, J., Moate, R., Davies, S.J. 2010. Effects of mannan oligosaccharide (MOS) supplementation on growth performance, feed utilisation, intestinal histology and gut microbiota of gilthead sea bream (*Sparus aurata*) Aquacul. 300, 182–188.
- 12-Falahatkar, B., Soltani, M., Abtahi, B., Kalbassi, M.R., Pourkazemi, M., 2006. Effects of dietary vitamin C supplementation on performance, tissue chemical composition and alkaline phosphatase activity in great sturgeon (*Huso huso*). J. Appl. Ichth. 22, 283–286. doi:10.1111/j.1439-0426.2007.00969.x.
- 13-Francis, G., Makkar, H.P.S., Becker, K., 2005. Quillaja saponinsda natural growth promoter for fish. Anim. Feed Sci. Technol. 121, 147-57.
- 14-He, S., Xu, G., Wu, Y., Weng, H., Xie, H., 2003. Effects of IMO and FOS on the growth performance and non-specific immunity in hybrid tilapia. Chinese Feed 23, 14–15. (In Chinese).
- 15-Hosseinfar, S.H., Zare, P., Merrifield, D.L., 2010. The effects of inulin on growth factors and survival of the Indian white shrimp larvae and post-larvae (*Fenneropenaeus indicus*). Aquacul. Research, 41 (9), 348-352.
- 16-Hoseinifar, S.H., Mirvaghefi, A.R, Mojazi Amiri, B., Khoshbavar Rostami, H.A, Merrifield, D.L., 2011a. The effects of oligofructose on growth performance, survival and autochthonous intestinal microbiota of beluga (*Huso huso*) juveniles. Aquacult. Nutri. 17, 498–504. doi:10.1111/j.1365- 095.2010.00828.x.
- 17-Hoseinifar, S.H., Mirvaghefi, A.R., Mojazi Amiri, B., Khoshbavar Rostami, H.A., Poor Amini, M., and Bastami, D. (2011b) The probiotic effects of dietary inactive yeast *Saccharomyces cerevisiae* var. *ellipsoideus* on growth factors, survival, body composition and intestinal microbiota of Beluga juvenile (*Huso huso*). Iranian Scientific Fisheries J. 19 (4), 55-66.
- 18-Huang, G.L., 2008. Extraction of Two Active Polysaccharides from the Yeast Cell Wall. Z. Naturforsch. 63c, 919-921.
- 19-Krogdahl, Å., Sundby, A., Olli, J.J., 2004. Atlantic salmon (*Salmo salar*) and rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) digest and metabolize nutrients differently. Effects of water salinity and dietary starch level. Aquacul. 229, 335–360.
- 20-Li, P., and Gatlin III, D.M., 2005. Evaluation of the prebiotic GroBiotic®-A and brewers yeast as dietary supplements for sub-adult hybrid striped bass (*Morone chrysops*×*M. saxatilis*) challenged in situ with *Mycobacterium marinum*. Aquacul. 248, 197–205.
- 21-Mahious, A.S., Gatesoupe, F.J., Hervi, M., Metailler, R., Ollevier, F., 2006. Effect of dietary inulin and oligosaccharides as prebiotics for weaning Turbot (*Psetta maxima*). Aquaculture International 14 (3), 219-229.
- 22-Merrifield, D.L., Arkadios Dimitroglou, A., Foey, A., Davies, S.J., Baker R.T.M., Bøgwald, J., Castex. M., Ringø, E., 2010. The current status and future focus of probiotic and prebiotic applications for salmonids. Aquacul. 302, 1–18.
- 23-Misra, C.K., Das, B.K., Mukherjee, S.C., Pattnaik, P., 2006. Effect of long term administration of dietary β- Glucan on immunity, growth and survival of *Labeo rohita* fingerlings. Aquacul. 255, 82- 4.
- 24-Mohseni, M., pourkazemi, M., Bahmani, M., Falahatkar, B., Pourali, H.R., Salehpour, M., 2006. Effects of feeding rate and frequency on growth performance of yearling great sturgeon, *Hoso huso*. J. Appl. Ichth. 22, 278-282.
- 25-Nogami, K., and Maeda, M., 1992. Bacteria as biocontrol agents for rearing larvae of the crab *Protunus trituberculatus*. oligofructose and intestinal function. J. Nutr. 129: 1431-1433.

- 26-Pourkazemi, M. (1997) The survey status of sturgeon fishes and their conservation in the Caspian Sea. Ir. J. Fish. Sci. 3, 13–22.
- 27-Pryor, G.S., Royes, J.B., Chapman, F.A., Miles, R.D., 2003. Mannan oligosaccharides in fish nutrition: effects of dietary supplementation on growth and gastrointestinal villi structure in Gulf of Mexico sturgeon. North American J. Aquacul. 65, 106-111.
- 28-Ringø, E., Bendiksen, H.R., Gausen, S.J., Sundsfjord, A., Olsen, R.E., 1998. The effect of dietary fatty acids on lactic acid bacteria associated with the epithelial mucosa and from fecalia of Arctic charr, *Salvelinus alpinus*. J. Appl. Ichth. 85, 855-867.
- 29-Ringø, E., Olsen, R.E., gifstad, T.Ø., Dalmo, R.A., Amlund, H., Hemre, G.I., Bake, A.M., 2010. Prebiotics in aquaculture: a review. Aquacul. Nutr. 16, 117-136.
- 30-Rosenthal, A., 2000. Status and prospects of sturgeon farming in Europe. Institute fur Meereskunde Kiel. Federal Republik of Germany, 144-157.
- 31-Sakai, M., 1999. Vurrent research status of fish immunostimulants. Aquacul. 172: 63-92.
- 32-Schley, P.D., and Field C.J., 2002. The immune-enhancing effects of dietary fibres and prebiotics. British J. Nutr. 87, 221-230.
- 33-Sodagar, M., Imanpoor, M., Hoseinifar, S.H., 2007. Effect of optimum (Ascogen or Vannagen) growth stimulant supplementation on the growth and survival rate of grand beluga juvenile (*Huso huso*). Ir. J. Marine Sci. 3, 33-38. (In Persian)
- 34-Staykov, Y., Spring, P., Denev, S., Sweetman, J., 2007. Effect of a mannan oligosaccharide on the growth performance and immune status of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). Aquacult. Int. 15, 153–161.
- 35-Tukmechi, a., Rahmati, H.R., Manaffar, R., Sheikhzadeh, N., 2011. Dietary administration of beta-mercaptopro-ethanol treated *Saccharomyces cerevisiae* enhanced the growth, innate immune response and disease. Fish & Shellfish Immunol. 30, 923-928.
- 36-Vecsei, P., Artyukhinb, E., Petersona, D., 2002. Threatened fishes of the world: *Acipenser nudiventris* Lovetsky, 1828 (Acipenseridae). Environmental Biology of Fishes 65: 455–456.
- 37-Welker, T., Lim, C., Yildirim-Aksoy, M., Shelby, R., Klesius, P.G., 2007. Immune response and resistance to stress and *Edwardsiella ictaluri* challenge in channel catfish, *Ictalurus punctatus*, fed diets containing commercial whole-cell yeast or yeast subcomponets. J. World Aquacul. Soc. 38 (1), 24-35.
- 38-Yilmaz, E., Genc, M.A. Genc, E., 2007. Effects of dietary mannan oligosaccharides on growth, body composition, and intestine and liver histology of rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss*. Isr. J. Aquacult-Bamid. 59, 182–188.
- 39-Zhou, Q.C., Buentello, J.A., Gatlin, D.M., 2010. Effects of dietary prebiotics on growth performance, immune response and intestinal morphology of red drum (*Sciaenops ocellatus*). Aquacul. 309, 253–257.