

مقاله علمی-پژوهشی:**اثر عصاره و فوکوئیدان جلبک سارگاسوم (*Sargassum sp.*) بر شاخص‌های رشد،
ایمنی و آنتی‌اکسیدانی تیلاپیای نیل (*Oreochromis niloticus*)**مجید خانزاده^۱، آریا وزیرزاده^{*۱ و ۲}، احمد فرهادی^{۱ و ۲}

*vazirzadeh@shirazu.ac.ir

۱- بخش مهندسی منابع طبیعی و محیط زیست، دانشکده کشاورزی، دانشگاه شیراز، شیراز، ایران

۲- هسته فناور هیدروبیولوژی و زیست‌فناوری آبزیان، دانشگاه شیراز، شیراز، ایران

تاریخ پذیرش: اسفند ۱۳۹۸

تاریخ دریافت: تیر ۱۳۹۸

چکیده

تقویت کننده‌های سیستم ایمنی و رشد با منشا جلبکی جایگزین مناسبی برای آنتی‌بیوتیک‌ها و مواد شیمیایی در آبزی پروری هستند. در این تحقیق اثر عصاره و فوکوئیدان استخراج شده از جلبک سارگاسوم بر رشد و ایمنی ۳۱۵ قطعه تیلاپیای نیل با میانگین وزن 25 ± 5 گرم به مدت ۶۰ روز در ۷ گروه و ۳ تکرار مورد بررسی قرار گرفت. تیمارها شامل فوکوئیدان و عصاره در سطوح ۰/۵٪، ۱٪ و ۲٪ گروه فاقد فوکوئیدان و عصاره جلبکی به عنوان شاهد بودند. برای بررسی فراسنجه‌های رشد و ایمنی، نمونه‌برداری طی روزهای سیام و شصتام انجام شد. نتایج بدست آمده از این پژوهش نشان داد، فوکوئیدان و عصاره حاصل از جلبک سارگاسوم طی شصت روز غذاده تاثیر معناداری بر میزان وزن بدست آمده، نرخ رشد ویژه و ضریب تبدیل غذایی نداشت ($p \geq 0/05$). میزان لیزوژن نیز در هر دو نمونه‌برداری بین گروه‌های مختلف تفاوت معناداری نداشت ($p \geq 0/05$). همچنین در میزان پروتئین کل، آلبومین، گلوبولین، کلسترول و تری‌گلیسرید سرم، آلکالین فسفاتاز، آلانین‌آمینوترانسفراز و آسپارات‌آمینوترانسفراز طی ۲ دوره نمونه‌برداری بین گروه‌های مختلف تفاوت معناداری مشاهده نشد ($p \geq 0/05$). نتایج فراسنجه‌های پاداکسندگی از قبیل آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز، پراکسیداز و کاتالاز تفاوت معناداری را در گروه‌های مختلف آزمایش طی روزهای سیام و شصتام نمونه‌برداری نشان ندادند ($p \geq 0/05$). بنابراین، با توجه به نتایج این مطالعه و عدم تاثیرگذاری عصاره و اسانس فوکوئیدان بر رشد و شاخص‌های ایمنی تیلاپیای نیل، پیشنهاد می‌شود محدوده وسیع‌تری از غلظت عصاره و فوکوئیدان در مطالعات آینده در این گونه بررسی شود.

لغات کلیدی: *Sargassum sp.*، پلی‌ساقارید فوکوئیدان، عصاره، *Oreochromis niloticus*، پاسخ ایمنی، فراسنجه‌های رشد

*نویسنده مسئول

۴۵ مقدمه

(Ale *et al.*, 2011) و نیز بهبود شاخص های ایمنی در El-Boshy *et al.*, 2014; Yang *et al.*, 2014; Huang *et al.*, 2016; (Sony *et al.*, 2018

پرورش تیلاپیا از دهه گذشته بسرعت در حال گسترش است و دلیل آن پیشرفت تکنولوژی همراه با شیوه های جدید پرورش می باشد. توسعه پرورش تیلاپیا شامل معرفی گونه های جدید و هیبریدی، پرورش تک گونه ای (نر)، استفاده از رژیم های فرموله شده، انواع سیستم های پرورش متراکم و نیمه متراکم و استفاده از گلخانه ها می باشند. برنامه های بازاریابی نیز تقاضای رو به رشدی برای تیلاپیا در بازارهای داخلی و بین المللی را افزایش داده است (Watanabe *et al.*, 2002).

پرورش متراکم هر گونه آبزی از جمله تیلاپیا منجر به بروز استرس و نهایتاً بیماری و تلفات می گردد. از آنجایی که ماهیان برای مبارزه با عوامل بیماریزا بیشتر متکی به ایمنی ذاتی می باشند، مطالعات متعدد گذشته نشان داده است که تقویت سیستم ایمنی ذاتی ماهیان می تواند برای مقابله با بیماری ها و در نتیجه افزایش بهره وری مزارع آبزی پروری مفید باشد (Vazrzadeh *et al.*, 2019a,b) در مطالعات گذشته اثر فوکوئیدان بر برخی آبزیان بررسی شده است و تمرکز مطالعات بر سخت پوستان بوده و مطالعات کمی در مورد ماهیان انجام شده است (Huang *et al.*, 2006; Kitikiew *et al.*, 2013; El-Boshy *et al.*, 2014; Huang *et al.*, 2016 در ماهی تیلاپیا بررسی نشده است. از سویی، در دهه گذشته گونه تیلاپیای نیل به منظور توسعه در آبهای شور داخلی وارد کشور شده است. همچنین ایران دارای منابع مناسب قابل برداشتی از انواع جلبک ها از جمله جلبک های قهقهه ای در سواحل جنوبی برخوردار است (پیمانی و همکاران، ۱۳۹۲؛ حاجیوند و همکاران، ۱۳۹۸). لذا، هدف اصلی این تحقیق بررسی اثر عصاره و فوکوئیدان حاصل از جلبک سارگاسوم به عنوان راهکاری سبز و منطبق بر محیط زیست و سلامت مصرف کننده نهایی بر فرآینده های رشد و آنتی اکسیدانی و ایمنی تیلاپیای نیل در دو مدت زمان تغذیه ۳۰ و ۶۰ روزه بود.

آسیب پذیری بیشتر ماهی به بیماری های عفونی در سامانه پرورش متراکم منجر به بروز زیان شدید اقتصادی از لحاظ مرگ و میر و هزینه های درمانی می شود (Abdel Rahman *et al.*, 2018) کنترل بیماری های ماهی با استفاده از مواد دارویی نظیر آنتی بیوتیک ها مشکلاتی از قبیل ایجاد مقاومت باکتریایی، نگرانی های مصرف کننده ها به دلیل باقی مانده های دارویی و نیز تاثیرهای منفی بر Nkanishi *et al.*, 2002; Aisa *et al.*, 2005, Ale *et al.*, 2011; Abdel Aisa *et al.*, 2005, Ale *et al.*, 2011; Abdel Rahman *et al.*, 2018). از این رو، برای حذف اثرات خطرناک درمان با مواد شیمیایی بر آبزیان پرورشی و متعاقباً بر مصرف کننده گان محصولات آبزی پروری، باید جایگزین های ایمن و کم هزینه برای تقویت سیستم ایمنی بدن ماهیان به منظور پیشگیری از بیماری و حتی درمان استفاده شود (Reverter *et al.*, 2014).

در بین تقویت کننده های ایمنی دوستدار محیط زیست جلبک های دریایی با دارا بودن خواص ضد باکتریایی، ضد قارچی و ضد ویروسی و ترکیب های بیولوژیک فعال به عنوان پتانسیلی در برابر پاسخ به بیماری ها و میزان بقاء آبزیان امروزه مطرح هستند (Wang *et al.*, 2008). از جمله ترکیبات بیولوژیک، جلبک های دریایی فوکوئیدان است که از جلبک های قهقهه ای بدست می آید (Koyanagi *et al.*, 2003) سولفاته ای است که از فوکوز به عنوان مونوساکارید اصلی همراه با مقدار اندک سایر مونومرها مانند زایلوز، آرابینوز، مانوز، گالاكتوز، گلوکز، اسید گلوکورونیک و گالاتورونیک (Morya *et al.*, 2012) اسید تشکیل شده است (Morya *et al.*, 2012) فوکوئیدان دارای فعالیت های بیولوژیک متنوعی از جمله ضد تومور (Ale *et al.*, 2011)، بهبود دهنده سیستم ایمنی (Rao *et al.*, 2011) ضد ویروس، ضد انعقاد (Wang *et al.*, 2012) و دارای خواص پاداکسنندگی (Wang *et al.*, 2008) نیز می باشد. مطالعات گذشته حاکی از تأثیر مثبت فوکوئیدان استخراج شده از جلبک ها در مقابله با تومور (Religa *et al.*, 2000) و سرطان در انسان (Koyanagi *et al.*, 2003; Aisa *et al.*, 2005;

در ۷ تیمار و ۳ تکرار در ۲۱ آکواریوم ۱۲۰ لیتری با تراکم ۱۵ قطعه ماهی در هر مخزن توزیع شدند. ماهیان مورد آزمایش طی ۶۰ روز با جیره‌های شاهد (بدون ترکیب جلبکی) و تیمارهای آزمایشی (دارای عصاره جلبکی و پلی ساکارید) به شرح ذیل تغذیه شدند. در این مطالعه از غذای تجاری ماهیان گرمابی (Ex-CG2) تولیدی شرکت ۲۱ بیضا استفاده شد. به منظور ساخت غذای آزمایشی میزان عصاره و پلیساکارید مورد نظر با آب مخلوط گردید و بر غذا اسپری شد و سپس محلول ژلاتین ۳ درصد (۰.۳۰ میلی تر برای هر کیلوگرم غذا) بر روی آن پوشش داده شد (Vazirzadeh *et al.*, 2017). تغذیه به ماهیان٪۲ وزن بدن و در دو نوبت در روز طی ساعات ۸:۳۰ و ۱۴:۳۰ انجام شد. تیمارهای آزمایش هر کدام با Huang *et al.*, 2016; سه تکرار به شرح ذیل بود (Sony *et al.*, 2018).

تیمار یک : شاهد

تیمار دو : عصاره جلبک سارگاسوم٪۰/۵

تیمار سه : عصاره جلبک سارگاسوم٪۱

تیمار چهار : عصاره جلبک سارگاسوم٪۲

تیمار پنجم : پلیساکارید فوکویدان جلبک سارگاسوم٪۰/۵

تیمار ششم : پلیساکارید فوکویدان جلبک سارگاسوم٪۱

تیمار هفتم : پلیساکارید فوکویدان جلبک سارگاسوم٪۲

نمونه‌برداری از ماهیان تیمارها طی روزهای ۳۰ و ۶۰ با خون‌گیری از ساقه دمی با سرنگ ۲/۵ میلی‌لیتری انجام گرفت. برای تهیه سرم خون غیرهپارینه به مدت یک شب در دمای یخچال نگهداری شده و سپس با دور ۵۰۰ به مدت ۱۵ دقیقه سانتریفیوژ شده و سرم جدا شد. سرم در دمای منهای ۲۰ درجه سانتی‌گراد نگهداری شد. در هر دوره فرستنجه‌های وزنی، ایمنی‌شناسی، پاداکسندگی و بیوشیمیایی خون اندازه‌گیری شدند. یک روز قبل از هر دوره نمونه‌برداری، تغذیه قطع گردید ماهیان در آب شیرین بدون کلر و با دمای 25 ± 25 pH: ۷/۵، اکسیژن بیش از ۶ میلی‌گرم در لیتر و با تعویض روزانه ۵۰ درصد آب مخازن پرورشی نگهداری شد.

مواد و روش کار

جمع‌آوری جلبک و تهیه عصاره

جلبک سارگاسوم (*Sargassum sp.*) در خرداد ماه سال ۹۷ از شهرستان چابهار واقع در استان سیستان و بلوچستان جمع‌آوری گردید و در بخش منابع طبیعی و محیط زیست دانشگاه شیراز بعد از شست و شو در دمای اتفاق به مدت ۴۸ ساعت خشک و سپس تا زمان انسانس‌گیری در جای خشک و خنک نگهداری شد. عصاره گیری هیدروالکلی با روش^۱ خیساندن انجام شد. حلال بوسیله دستگاه روتاری تبخیر شد، سپس محصول در انکوباتور در دمای ۴۰ درجه سانتی‌گراد خشک شده و تا زمان استفاده در فریزر دمای ۱۸- درجه سانتی‌گراد نگهداری شد (Vongsak *et al.*, 2013).

استخراج پلیساکارید فوکویدان

استخراج فوکویدان از جلبک‌ها به روش آب گرم و براساس روش پیشنهادی Huang و همکاران (۲۰۱۶) انجام شد: ۳۰ گرم جلبک پودر شده سارگاسوم با ۳۰۰ میلی‌لیتر اتانول٪۹۵ (W/V) مخلوط شد (۱:۱۰)، سپس در دمای محیط برای ۱ ساعت تکان داده شد تا رنگ، چربی و پروتئین آن حذف شود و به مدت ۱۰ دقیقه در دور ۹۷۰ سانتریفیوژ (K241R، انگلیس) شد. سپس به طور مکرر براساس پروتکل پیشنهادی از الكل و آب گرم استفاده شد تا فوکویدان به رنگ قهوه‌ای روشن به وضوح قابل رؤیت باشد. بعد از سانتریفیوژ مایع رویی دور ریخته شده و رسوب باقی مانده در دمای ۴۰ درجه در انکوباتور به مدت ۱ روز به طور کامل خشک شد.

نگهداری ماهیان در تیمارهای آزمایشی

تعداد ۳۱۵ قطعه ماهی تیلاپیای نیل با میانگین وزنی ± 5 ۲۵ گرم از مرکز تحقیقات ملی آبزیان آب شور - بافق یزد، خریداری و به سالن نگهداری آبزیان بخش منابع طبیعی و محیط زیست دانشگاه شیراز منتقل شد. پس از سازگاری اولیه با شرایط محیط به مدت ۱۰ روز، به صورت تصادفی

^۱ Maceration

دقت . ۰۰ به صورت انفرادی توزین شدن و وزن کسب شده (Weight Gain)، نرخ رشد ویژه (SGR) و ضریب تبدیل غذایی (FCR) در هر یک از گروهها بر اساس معادلات زیر تعیین شدند:

اندازه‌گیری فراسنجه‌های رشد در ابتدای دوره و پس از آن در روزهای سیام و شصتام، ابتدا ماهیان بوسیله عصاره گل میخک با دوز ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر بیهوش شدن و با ترازوی (دیجیتال با

$$\times 100] = \text{وزن کسب شده} / (\text{وزن اولیه} - \text{وزن ثانویه})$$

افزایش وزن بدن به دست آمده / مقدار غذای خورده شده = ضریب تبدیل غذایی

$$\times 100] = \text{نرخ رشد ویژه (روز)} / [\text{طول دوره پرورش به روز} - (\text{وزن ابتدایی} - \text{وزن نهایی})]$$

گوایکول توسط این آنژیم انجام می‌گیرد (Vazirzadeh et al., 2019a)

سنجدش شاخص‌های بیوشیمیایی خون
میزان کلسترول، تری‌گلیسرید، آلکالین فسفات، آلانین آمینوترانسفراز و آسپارتات آمینوترانسفراز در خون بوسیله کیت شرکت پارس آزمون (ایران) و با دستگاه اتوآنالایزر دامپزشکی دانشگاه شیراز در طول موج ۵۴۶ نانومتر تعیین شد (Vazirzadeh et al., 2019b).

واکاوی آماری

این آزمایش در قالب طرح کاملاً تصادفی انجام شد. پس از بررسی یکنواختی واریانس و نرمال بودن داده‌ها با استفاده از آزمون شاپیروویلک (Shapiro-Wilk)، تفاوت میانگین داده‌های بدست آمده از تیمارها برای هر فراسنجه از طریق واکاوی واریانس دو طرفه Analysis of Means (ANOM) در زمان بررسی شدند. برای واکاوی آماری از نرم افزار 18 Minitab استفاده شد. در این آزمایش اثر اصلی تیمار و زمان و برهمکنش‌ها آنالیز شد.

نتایج

فراسنجه رشد، فاکتورهای بیوشیمیایی خون و آنژیم‌های کبدی
بر اساس نتایج این پژوهش اثر اصلی تیمار و زمان و

سنجدش فعالیت لیزوزیم سرم

برای سنجدش لیزوزیم ابتدا ۹ میلی‌گرم از دیواره باکتری (Micrococcus luteus) (هدیه از طرف بخش علوم پایه دانشکده دامپزشکی شیراز) در ۳۰ میلی‌لیتر بافر فسفات حل گردید. سپس ۱۰ میکرولیتر از سرم به درون چاهک‌های میکروبیلت ریخته شده و پس از آن ۹۰ میکرولیتر از سوسپانسیون دیواره به چاهک‌ها اضافه شد. در زمان های ۰ و ۱۰ دقیقه، جذب چاهک‌ها در طول موج ۴۵۰ نانومتر با دستگاه پلیت ریدر (BioTek TS 800) اندازه‌گیری شد. هر ۰/۰۰۱ واحد کاهش جذب در دقیقه بعنوان یک واحد فعالیت آنژیم لیزوزیم در نظر گرفته شد (Ross et al., 2000).

سنجدش آنژیم‌های آنتی اکسیدانی

برای تهیه عصاره مورد نیاز از بافت طحال (Vazirzadeh et al., 2019a) و ارزیابی فعالیت آنژیم‌های پاداکسیدگی، از روش استفاده شد. فعالیت سوپر اکسید دیسموتاز (SOD) با سنجدش کاهش میزان جذب نوری کمپلکس سوپر اکسید نیتروبلو تترازولیوم تحت تأثیر فعالیت آنژیم ارزیابی شد (Vazirzadeh et al., 2019a). فعالیت آنژیم کاتالاز (CAT) با بررسی کاهش میزان جذب نوری در طول موج ۲۴۰ نانومتر (به دلیل تجزیه پراکسید هیدروژن) طی مدت ۱ دقیقه با اسپکتروفوتومتر T70 (UV/VIS Spectrometer PG Instruments Ltd) ارزیابی شد.

فعالیت آنژیم پراکسیداز با استفاده از اسپکتروفوتومتر اندازه‌گیری شد. اندازه‌گیری بر اساس میزان اکسید شدن

نبود ($p \leq 0.05$). (جدول ۱، ۲ و ۳). (برای خلاصه شدن دادها فقط اثر اصلی تیمار در جدول ها ارائه شده است).

برهم کنش تیمار در زمان در فراسنجه رشد و فاکتورهای بیوشیمیایی خون و همچنین آنزیم های کبدی معنادار

جدول ۱: فراسنجه های رشد تیلاپیای نیل تغذیه شده با جیره های مختلف حاوی عصاره و فوکویدان جلبک سارگاسوم

Table 1: The growth parameters of Nile tilapia fed on diets supplemented with extract and fucoidan of *Sargassum* sp.

فراسنجه های رشد

WG%		FCR		SGR		تیمار
۶۰ (روز)	۳۰ (روز)	۶۰ (روز)	۳۰ (روز)	۶۰ (روز)	۳۰ (روز)	
۶۱±۰/۰۹	۴۹±۰/۰۴	۱/۰۵±۰/۱۵	۱/۳۳±۰/۱۳	۱/۵۳±۰/۱۹	۱/۲۹±۰/۱۰	شاهد
۳۷/۹۱±۰/۰۷	۴۲/۷۱±۰/۰۱	۱/۶۸±۰/۳۱	۱/۵۴±۰/۰۸	۱/۰۳±۰/۱۸	۱/۱۵±۰/۰۴	٪۰/۵
۴۴±۰/۱۵	۵۳±۰/۰۵	۱/۵۱±۰/۴۴	۱/۲۵±۰/۱	۱/۱۶±۰/۳۳	۱/۳۶±۰/۱۱	٪۱/۱
۳۴/۳۱±۰/۰۶	۵۴/۴۳±۰/۰۱	۱/۹۰±۰/۴۲	۱/۲۳±۰/۰۳	۰/۹۵±۰/۱۷	۱/۴۰±۰/۰۲	٪۰/۲
۴۵/۹۸±۰/۱۵	۴۳/۳۶±۰/۰۴	۱/۴۷±۰/۰۳	۱/۵۰±۰/۱۸	۱/۲۱±۰/۳۵	۱/۱۶±۰/۰۹	٪۰/۵
۴۸/۱۲±۰/۱۷	۴۸/۹۷±۰/۰۴	۱/۴۹±۰/۰۹	۱/۳۴±۰/۱۲	۱/۲۵±۰/۴۰	۱/۲۸±۰/۰۹	٪۱/۱
۵۲/۸۳±۰/۰۷	۴۹/۸۶±۰/۰۴	۱/۲۰±۰/۱۹	۱/۲۹±۰/۰۹	۱/۳۷±۰/۱۵	۱/۳۰±۰/۰۹	٪۰/۲

-SGR: توده ها به صورت انحراف معیار \pm میانگین آزمایش ارائه شده است. تفاوت معنی داری در میانگین تیمارها مشاهده نشد ($P \geq 0.05$).
نرخ رشد ویژه، FCR- ضریب تبدیل غذایی، WG- وزن کسب شده. داده های برای روز سی ام از روز صفر الی ۳۰ و برای روز ۶۰ از روز ۳۰ الی ۶۰ در نظر گرفته شده است.

جدول ۲: فراسنجه های بیوشیمیایی تیلاپیای نیل تغذیه شده با جیره های مختلف عصاره و فوکویدان جلبک سارگاسوم

Table 2: Biochemical parameters of Nile tilapia fed on diets supplemented with extract and fucoidan of *Sargassum* sp.

فراسنجه های بیوشیمیایی

Chol		TG		T Prot		Alb		Glob		تیمار
۶۰ (روز)	۳۰ (روز)	۶۰ (روز)	۳۰ (روز)	۶۰ (روز)	۳۰ (روز)	۶۰ (روز)	۳۰ (روز)	۶۰ (روز)	۳۰ (روز)	
۲۱۹/۳±۷/۶۳	۲۱۱±۴/۵۰	۲۲۵±۱۰	۲۴۷/۶±۹/۸	۴/۰۸±۰/۵۲	۲/۵۱±۰/۸۱	۲/۰۶±۰/۳۰	۲/۰۱±۰/۳۸	۲/۰۱±۰/۲۱	۱/۵۰±۰/۴۲	شاهد
۲۱۶/۳±۳/۶	۱۸۴/۴±۴/۰۴	۱۳۲±۳/۴	۱۴۲±۴/۲	۳/۴۱±۰/۰۱	۳/۴۹±۰/۲۰	۱/۵۳±۰/۱۹	۱/۷۲±۰/۱۳	۱/۸۷±۰/۲۰	۱/۷۶±۰/۱۶	٪۰/۵
۱۸۱/۳±۹/۰۹	۱۵۱/۶±۲/۲۳	۹۷/۸±۱/۸	۱۲۷/۳±۱/۰۲	۳/۴۰±۰/۵۶	۲/۲۱±۰/۳۹	۱/۵۴±۰/۴۳	۱/۶۸±۰/۳۳	۱/۸۵±۰/۱۲	۱/۵۲±۰/۰۵	٪۱/۱
۲۴۸/۶±۴/۵۵	۱۷۲±۳/۸/۱	۳۱۷/۵±۴/۷	۲۲۰/۶±۴/۱	۳/۷۰±۰/۲۵	۳/۴۹±۰/۲۶	۱/۸۵±۰/۱۷	۱/۷۷±۰/۱۵	۱/۸۵±۰/۲۴	۱/۷۱±۰/۱۰	٪۰/۲
۱۹۸±۲/۳۰	۱۹۱±۲/۱۰	۱۱۲/۵±۲/۸	۱۶۰/۳±۴/۳	۳/۹۱±۰/۵۲	۲/۵۲±۰/۵۰	۱/۸۹±۰/۲۷	۲/۱۱±۰/۶۲	۲/۰۲±۰/۲۸	۱/۴۲±۰/۴۵	٪۰/۵
۲۱۵/۶±۴/۵۳	۱۹۷±۱۲/۵۰	۱۲۴/۳±۲/۷	۲۱۹/۳±۸/۲	۴/۰۵±۰/۰۶	۲/۵۴±۰/۳۰	۱/۸۳±۰/۱۳	۲/۰۳±۰/۱۶	۲/۲۲±۰/۱۰	۱/۵۱±۰/۳۸	٪۱/۱
۱۸۰/۳±۲/۲۳	۱۹۲±۲/۸۶	۱۲۲/۶±۲/۲	۱۶۷/۳±۷/۳	۳/۹۲±۰/۴۰	۲/۵۱±۰/۳۱	۱/۷۸±۰/۲۲	۱/۸۵±۰/۱۴	۲/۱۳±۰/۲۴	۱/۶۵±۰/۳۳	٪۰/۲

داده ها به صورت انحراف معیار \pm میانگین آزمایش ارائه شده است. تفاوت معنی داری در میانگین تیمارها مشاهده نشد ($P \geq 0.05$). Glob- گلوبولین، Alb- آلبومین، T Prot- پروتئین کل، TG- تری گلیسیرید، Chol- کلستروول

جدول ۳: تغییرات آنزیم‌های کبدی تیلاپیای نیل تغذیه شده با جیره‌های مختلف عصاره و فوکویدان جلبک سارگاسوم

Table 3: Liver enzyme changes of Nile tilapia fed on diets supplemented with extract and fucoidan of *Sargassum* sp.

آنژیم‌های کبدی

SGOT		SGPT		ALP		تیمار
۶۰ (روز)	۳۰ (روز)	۶۰ (روز)	۳۰ (روز)	۶۰ (روز)	۳۰ (روز)	
۳۰.۹±۲.۵/۴۰	۲۱.۲/۶۷±۱.۲/۳۰	۱۳/۲۷±۰/۹۰	۲۳/۷۰±۱/۹۷	۴۷/۰.۳±۲/۳۰	۸.۹/۸.۳±۴/۶۰	شاهد
۱۹.۵/۳.۳±۱.۱/۷۰	۲۵.۱/۶۷±۱.۲/۵۰	۵/۶۲±۰/۲۰	۵/۵۴±۰/۴۳	۸.۵/۶۷±۳/۶۰	۵.۳/۱۶±۵/۳۰	فوکویدان
۲۶.۹±۱.۶/۸۰	۱۱.۸/۱۷±۱.۱/۱۰	۲/۴۳±۰/۱۰	۱۵/۲۴±۲/۱۵	۶.۱/۲۳±۵/۴۰	۳.۴/۹.۷±۲/۲۰	فوکویدان
۲۹.۴/۶.۷±۱.۷/۹۰	۲۶.۷/۶۷±۱.۹/۶۰	۱۰/۶۷±۰/۹۰	۶/۷۹±۰/۷۱	۷.۷/۸.۳±۲/۸۰	۹.۴/۵.۰±۳/۸۰	فوکویدان
۳۵.۷/۶.۷±۲.۴/۵۰	۳۱.۷/۱۷±۲.۲/۵۰	۲۰/۰.۷±۱/۱۰	۱۸/۰.۶±۲/۱۸	۳.۸/۸.۳±۲/۴۰	۴.۴/۲.۷±۳/۳۰	عصاره
۳۱.۶/۵.۱±۲.۷/۲۰	۲۲.۶/۶۷±۱.۲/۲۰	۱۱/۸.۷±۱/۱۰	۱۱/۴.۷±۱/۱۲	۵.۱/۵.۷±۳/۸۰	۵.۰/۷.۷±۳/۶۰	عصاره
۴۱.۸±۳.۰/۲۰	۱۹.۹/۶۷±۱.۲/۴۰	۹/۴۰±۱/۱۰	۱۰/۰.۷±۱/۲۰	۴.۱/۶.۷±۳/۰	۴.۴/۶.۰±۳/۳۰	عصاره

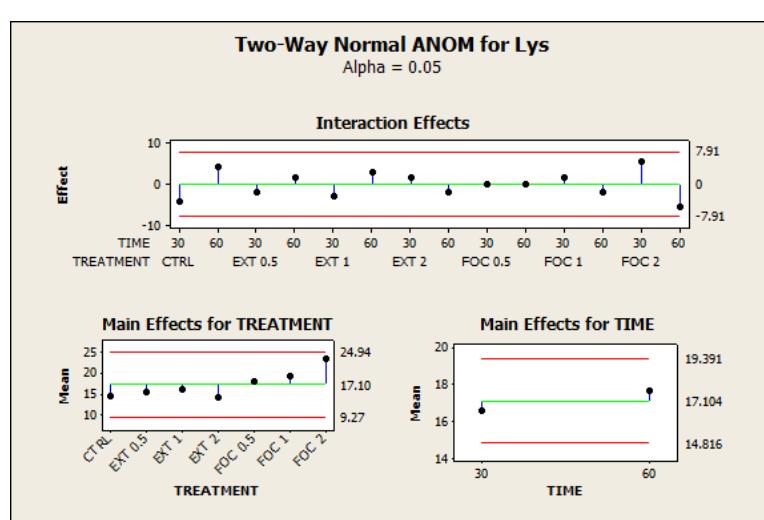
-ALP: داده‌ها به صورت معیار انحراف \pm میانگین آزمایش ارائه شده است. تفاوت معنی‌داری در میانگین تیمارها مشاهده نشد ($P \geq 0.05$).
آلکالین فسفاتاز، SGPT- آسپارتات آمینوتранسفراز، SGOT- آلانین آمینوتранسفراز

فراسنجه‌های پاداکسندگی طحال

بر اساس نتایج این پژوهش اثر اصلی تیمار و برهم‌کنش تیمار در زمان در میزان آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز، پراکسیداز و کاتالاز طحال معنادار نبود؛ یعنی استفاده از دوزهای مختلف عصاره و پلی‌ساقارید فوکویدان تفاوت معناداری در میزان آنزیم آنتی‌اکسیدانی ایجاد ننمود (شکل‌های ۲، ۳ و ۴). در مورد سوپراکسید دیسموتاز اما اثر اصلی زمان معنادار بود (ماهیان در ۳۰ روز اول میزان سوپراکسید دیسموتاز بهتری نسبت به ۳۰ روز دوم داشتند).

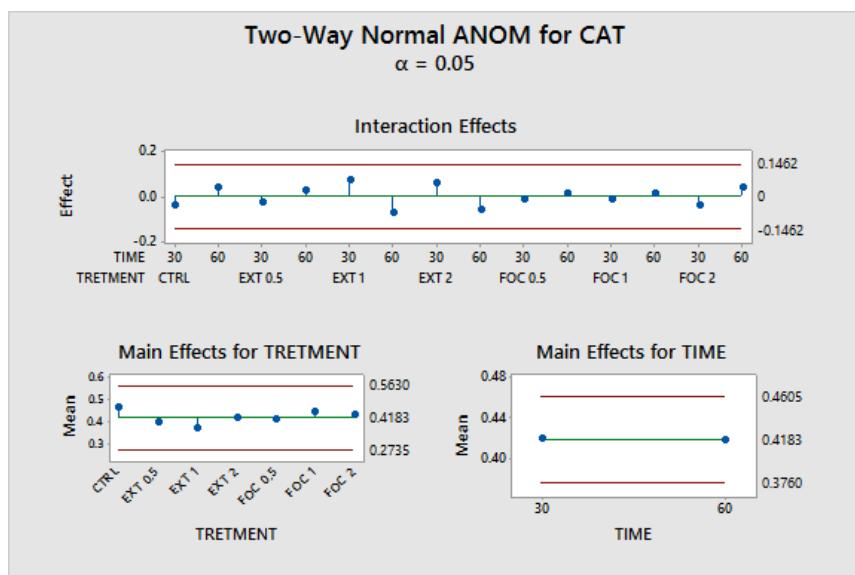
فعالیت لیزوژیم سرم

بر اساس نتایج این پژوهش اثر اصلی تیمار و برهم‌کنش تیمار در زمان در میزان لیزوژیم سرم معنادار نبود (استفاده از دوزهای مختلف عصاره و پلی‌ساقارید فوکویدان تفاوت معناداری در میزان لیزوژیم سرم ماهیان نسبت به گروه شاهد ایجاد ننمود) ($P \geq 0.05$). (شکل ۱). همچنان اثر اصلی زمان معنادار نبود (در میزان لیزوژیم سرم ماهیان در ۳۰ روز اول نسبت به ۳۰ روز دوم تفاوت معناداری حاصل نشد).



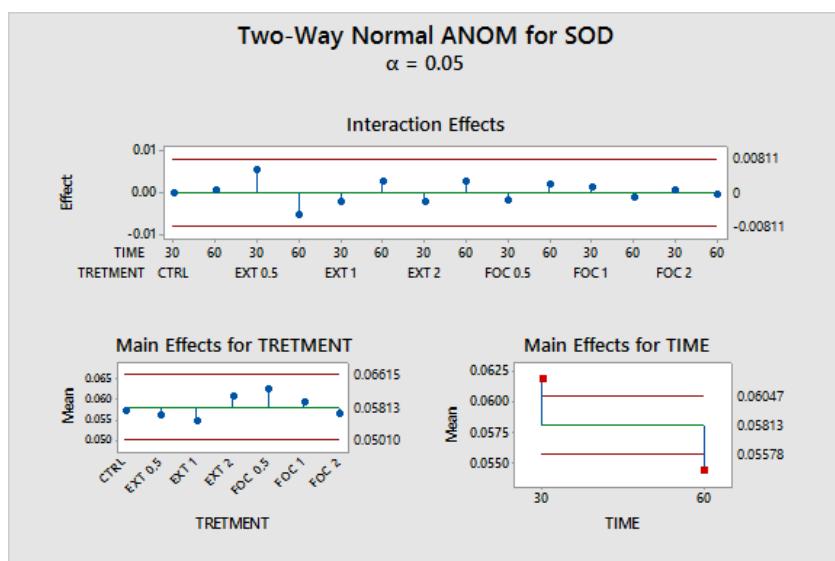
شکل ۱: میزان فعالیت لیزوژیم سرم (واحد در دقیقه) تیلاپیای نیل تغذیه شده با جیره‌های حاوی درصدهای مختلف عصاره و فوکویدان جلبک سارگاسوم. Ctrl- گروه شاهد، Ext- گروه تغذیه شده با غذای حاوی عصاره، Foc- گروه تغذیه شده با غذای حاوی فوکویدان

Figure 1: Serum lysozyme activity (U/min) of Nile tilapia fed on diets supplemented with extract and fucoidan of *Sargassum* sp. CTRL: control group, Ext: fish fed on extract, Foc: fish fed on fucoidan



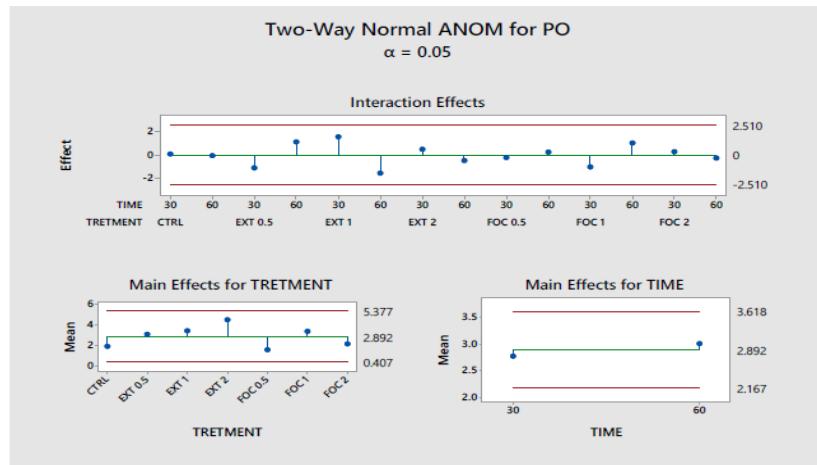
شکل ۲: میزان فعالیت آنزیم کاتالاز (میلی مولار فعالیت آنزیم در هر سانتیمتر در دقیقه) در طحال تیلاپیای نیل تغذیه شده با جیره‌های حاوی درصدهای مختلف عصاره و فوکویدان جلبک سارگاسوم. Ctrl- گروه شاهد، Ext- گروه تغذیه شده با غذای حاوی عصاره، Foc- گروه تغذیه شده با غذای حاوی فوکویدان

Figure 2: Catalase activity (mM/cm/min) in spleen of Nile tilapia fed on diets supplemented with extract and fucoidan of *Sargassum* sp. CTRL: control group, Ext: fish fed on extract, Foc: fish fed on fucoidan



شکل ۳: میزان فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز (واحد در گرم بافت) در طحال تیلاپیای نیل تغذیه شده با جیره‌های حاوی درصدهای مختلف عصاره و فوکویدان جلبک سارگاسوم. Ctrl- گروه شاهد، Ext- گروه تغذیه شده با غذای حاوی عصاره، Foc- گروه تغذیه شده با غذای حاوی فوکویدان

Figure 3: Superoxide dismutase activity (Unit/g tissue) in spleen of Nile tilapia fed on diets supplemented with extract and fucoidan of *Sargassum* sp. CTRL: fish fed on control diet, Ext: fish fed on extract, Foc: fish fed on fucoidan



شکل ۴: میزان فعالیت آنزیم پراکسیداز (میلی‌مولار فعالیت آنزیم در هر سانتیمتر در دقیقه) در طحال تیلاپیای نیل تغذیه شده با جیره‌های حاوی درصدهای مختلف عصاره و فوکوئیدان جلبک سارگاسوم. Ctrl- گروه شاهد، Ext- گروه تغذیه شده با غذای حاوی عصاره، Foc- گروه تغذیه شده با غذای حاوی فوکویدان

Figure 4: Peroxidase activity (mM/cm/min) in spleen of Nile tilapia fed on diets supplemented with extract and fucoidan of *Sargassum* sp. CTRL: fish fed on control diet, Ext: fish fed on extract, Foc: fish fed on fucoidan

گزارش‌های زیادی وجود دارد که نشان می‌دهد فوکویدان یک مهارکننده بالقوه تقسیم سلولی در اندامهای مختلف (Religa *et al.*, 2000) است و همچنین رشد سلولی در اندامهای مختلف بدن آبزیان را مختل می‌کند (Aisa *et al.*, 2005). بنابراین، فوکویدان و عصاره جلبک سارگاسوم ممکن است عملکرد رشد را بهبود ندهند که این نتایج از یافته‌های ما حمایت می‌کند.

بر اساس نتایج این پژوهش اثر اصلی تیمار، برهم‌کنش تیمار در زمان و اثر اصلی زمان در میزان لیزوژیم سرم (فراسنجه ایمنی) معنادار نبود. مشابه این تحقیق عصاره استخراج شده از جلبک *Sargassum* sp. در غلظت‌های مشابه تحقیق حاضر اختلاف معناداری در میزان فعالیت لیزوژیم در ماهیان سی‌باس آسیایی ایجاد نکرد لیزوژیم در ماهیان سی‌باس آسیایی (Yangthong *et al.*, 2016) این تحقیق، رژیم غذایی حاوی فوکویدان در گربه ماهی آفریقایی اثر معناداری بر میزان فعالیت لیزوژیم در هیچ‌کدام از تیمارها بجز تیمار حاوی ۶ گرم در کیلوگرم فوکویدان نداشت (El-Boshy *et al.*, 2014).

در مطالعه‌ای ماهیان تیلاپیا نیل در سه شوری مختلف (۰، ۱۲، ۲۴ ppt) قرار گرفتند که نتایج بیانگر افزایش شاخص‌های ایمنی در آب شور نسبت به آب شیرین بود

بحث

بر اساس نتایج این پژوهش اثر اصلی تیمار و برهم‌کنش تیمار در زمان در فراسنجه‌های رشد (وزن کسب شده، نرخ رشد ویژه و ضریب تبدیل غذایی) معنادار نبود. مشابه نتایج این پژوهش، بررسی اثر عصاره استخراج شده از جلبک *Sargassum* sp. بر عملکرد رشد ماهیان باس دریایی آسیایی *Lates calcarifer* طی ۳۰ روز اختلاف معنی‌داری در وزن نهایی، افزایش وزن و ضریب تبدیل غذایی نشان نداد (Yangthong *et al.*, 2016). همچنین همسو با نتایج این پژوهش اثر پلی‌ساقارید اولوان استخراج شده از جلبک سبز *U. clathrata* بر فراسنجه‌های رشد ماهی تیلاپیای نیل (*O. niloticus*) (del Rocío *et al.*, 2017) معناداری در رشد ماهی تیلاپیا نداشته است. اما در تضاد با نتایج این تحقیق در تحقیقی دیگر اثر مثبت معنی دار پلی‌ساقارید فوکویدان بر فراسنجه‌های رشد ماهی سیم دریایی قرمز (*P. major*) گزارش شده است. نتایج نشان داد که ضریب تبدیل خوارک و نسبت کارایی پروتئین در رژیم غذایی ۴٪ فوکویدان به طور معنی‌داری بیشتر از سایر رژیم‌های غذایی بود در حالیکه در رژیم غذایی ۲٪ فوکویدان معنی‌داری مشاهده نشد (Sony *et al.*, 2018).

بالاتر می باشد. لذا، پیشنهاد می گردد برای درک واقعی علل عدم تاثیر فوکویدان، دوزهای کمتر یا بیشتر از این میزان مورد استفاده در این تحقیق و در آب شور انجام پذیرد.

تشکر و قدردانی

هزینه انجام این تحقیق توسط دانشگاه شیراز پرداخت شد. از کلیه دوستانی که در انجام این تحقیق همکاری نمودند بویژه آقایان حسن روستا و مهدی جوکار و خانم ها سهیلا جلالی و آناهیتا مرحمتی سپاسگزاری می گردد.

منابع

پیمانی، ج.، قرابی، ا.، غفاری، م.، طاهری، ع. ۱۳۹۲. بررسی فعالیت ضد باکتری عصاره آبی و اتانولی جلبک قهقهه ایی (*Sargassum glaucescens*) در سواحل چابهار. مجله علمی شیلات ایران، ۴(۲۲)، ۱۳-۲۱. DOI: 10.22092/ISFJ.2019.1112548

قالبی حاجیوند، ف.، اسماعیلی، ا.ح.، عابدیان، ع. ۱۳۹۸. تاثیر فوکویدان بر ایمنی غیراختصاصی و فعالیت ضدباکتریایی سرم ماهی قزل آلای رنگین کمان. مجله علمی شیلات ایران، ۲۸(۲)، ۲۷-۳۸. DOI: 10.22092/ISFJ.2019.118909

Abdel Rahman, A.N., Khalil, A.A., Abdallah, H.M. and ElHady, M., 2018. The effects of the dietary supplementation of *Echinacea purpurea* extract and/or vitamin C on the intestinal histomorphology, phagocytic activity, and gene expression of the Nile tilapia. *Fish and Shellfish Immunology*, 82: 312-318. DOI: 10.1016/j.fsi.2018.08.024.

(Dominguez *et al.*, 2004). بر اساس نتایج این پژوهش اثر اصلی تیمار، برهمکنش تیمار در زمان و اثر اصلی زمان (جز پروتئین کل، گلوبولین و کلسترول) در فراسنجه های بیوشیمیایی (پروتئین کل، آلبومین، گلوبولین، تری گلیسیرید، کلسترول، آلکالین فسفاتاز، آلانین آمینوترانسفراز و آسپارتات آمینوترانسفراز) معنادار نبود. همسو با نتایج این پژوهش اثر پلی ساکارید فوکویدان استخراج شده از جلبک *S. wightii* در میزان آلبومین و گلوبولین سرم اختلاف معناداری ایجاد نکرد (Prabu *et al.*, 2016). همچنین در آزمایشی اثر فوکویدان را بر فراسنجه های بیوشیمیایی گربه ماهی زرد (*P. fulvidraco*) بررسی کردند و (Yang *et al.*, 2014) گزارش کردند که طی ۱۲ هفته اختلاف معناداری در میزان تری گلیسیرید و کلسترول وجود نداشت.

بر اساس نتایج این پژوهش اثر اصلی تیمار، برهمکنش تیمار در زمان و اثر اصلی زمان (به جز سوپراکسید دیسموتاز) در فراسنجه های پاداکسندگی (سوپر اکسید دیسموتاز، پراکسیداز و کاتالاز) معنادار نبود؛ همسو با نتایج این تحقیق (Huang *et al.*, 2006) عصاره ای پلی ساکاریدی جلبک *S. fusiforme* تاثیری بر آنزیم سوپراکسید دیسموتاز میگویی *F. chinensis* نداشت.

برخلاف نتایج حاصل شده از این پژوهش اثر عصاره های جلبک *G. fisheri* به عنوان افزایش دهنده فراسنجه های پاداکسندگی در میگوی *P. monodon* بررسی شدند. گزارش شده است که آنزیم های سوپراکسید دیسموتاز و فنول اکسیداز اختلاف معناداری نسبت به گروه شاهد دارند (Kanjana *et al.*, 2011). برخلاف نتایج این پژوهش در مطالعه ای دیگر، در بررسی اثر فوکویدان بر پاسخ ایمنی میگویی و اسامی زمان میزان فعالیت آنزیم فنول اکسیداز با جیره حاوی فوکویدان افزایش یافت (Kitikiew *et al.*, 2013).

باتوجه به اینکه برخی مطالعات گذشته حاکی از تضعیف سیستم ایمنی ماهیان در زمان انتقال از آب شور به شیرین می باشد احتمال دارد عدم مشاهده اثر معنادار عصاره و فوکویدان جلبک سارگاسوم بدلیل انتقال ماهیان این تحقیق به آب شیرین طی آزمایش باشد. از سوی دیگر، برخی تحقیقات بیانگر تاثیر فوکویدان در دوزهای

- Aisa, Y., Miyakawa, Y., Nakazato, T., Shibata, H., Saito, K., Ikeda, Y. and Kizaki, M., 2005.** Fucoidan induces apoptosis of human HS-sultan cells accompanied by activation of caspase-3 and down-regulation of ERK pathways. *American journal of hematology*, 78(1): 7-14. DOI: 10.1002/ajh.20182
- Ale, M.T., Maruyama, H., Tamauchi, H., Mikkelsen, J.D., Meyer, A.S., Tutor, M., Maruyama, H. Tamauchi, H., Mikkelsen, J.D. and Meyer, A.S., 2011.** Fucoidan from *Sargassum* sp. and *Fucus vesiculosus* reduces cell viability of lung carcinoma and melanoma cells in vitro and activates natural killer cells in mice in vivo. *International Journal of Biological Macromolecules*, 49(3): 331-336. DOI: 10.1016/j.ijbiomac.2011.05.009
- del Rocío Quezada-Rodríguez, P. and Fajer-Ávila, E.J., 2017.** The dietary effect of ulvan from *Ulva clathrata* on hematological-immunological parameters and growth of tilapia (*Oreochromis niloticus*). *Journal of Applied Phycology*, 29(1): 423-431 DOI:10.1007/s10811-016-0903-7.
- Dominguez, M., Takemura, A., Tsuchiya, M. and Nakamura, S., 2004.** Impact of different environmental factors on the circulating immunoglobulin levels in the Nile tilapia, *Oreochromis niloticus*. *Aquaculture*, 241(1-4): 491-500. DOI:10.1016/j.aquaculture.2004.06.027
- El-Boshy, M., El-Ashram, A., Risha, E., Abdelhamid, F., Zahran, E. and Gab-**
- Alla, A., 2014.** Dietary fucoidan enhance the non-specific immune response and disease resistance in African catfish, *Clarias gariepinus*, immunosuppressed by cadmium chloride. *Veterinary Immunology and Immunopathology*, 162(3-4): 168-173 DOI: 10.1016/j.vetimm.2014.10.001.
- Huang, X., Zhou, H. and Zhang, H., 2006.** The effect of *Sargassum fusiforme* polysaccharide extracts on vibriosis resistance and immune activity of the shrimp, *Fenneropenaeus chinensis*. *Fish and shellfish Immunology*, 20(5): 750-757 DOI: 10.1016/j.fsi.2005.09.008.
- Huang, C.Y., Wu, S.J., Yang, W.N., Kuan, A.W. and Chen, C.Y., 2016.** Antioxidant activities of crude extracts of fucoidan extracted from *Sargassum glaucescens* by a compressional-puffing-hydrothermal extraction process. *Food Chemistry*, 197:1121-1129. DOI: 10.1016/j.foodchem.2015.11.100
- Kanjana, K., Radtanatip, T., Asuvapongpatana, S., Withyachumnarnkul, B. and Wongprasert, K., 2011.** Solvent extracts of the red seaweed *Gracilaria fisheri* prevent Vibrio harveyi infections in the black tiger shrimp *Penaeus monodon*. *Fish and Shellfish Immunology*, 30(1): 389-396. DOI:10.1016/j.fsi.2010.11.016
- Kitikiew, S., Chen, J.C., Putra, D.F., Lin, Y.C., Yeh, S.T. and Liou, C.H., 2013.** Fucoidan effectively provokes the innate immunity of white shrimp *Litopenaeus vannamei* and its resistance against

- experimental *Vibrio alginolyticus* infection. *Fish and Shellfish Immunology*, 34(1): 280-290 DOI:10.1016/j.fsi.2012.11.016.
- Koyanagi, S., Tanigawa, N., Nakagawa, H., Soeda, S. and Shimeno, H., 2003.** Oversulfation of fucoidan enhances its anti-angiogenic and antitumor activities. *Biochemical Pharmacology*, 65(2): 173-179 DOI:10.1016/S0006-2952(02)01478-8.
- Morya, V.K., Kim, J. and Kim, E.K., 2012.** Algal fucoidan: Structural and size-dependent bioactivities and their perspectives. *Applied Microbiology and Biotechnology*, 93(1): 71-82 DOI:10.1007/s00253-011-3666-8.
- Nakanishi, T., Kiryu, I. and Ototake, M., 2002.** Development of a new vaccine delivery method for fish: percutaneous administration by immersion with application of a multiple puncture instrument. *Vaccine*, 20(31-32): 3764-3769. DOI:10.1016/S0264-410X(02)00291-8
- Prabu, D.L., Sahu, N.P., Pal, A.K., Dasgupta, S. and Narendra, A., 2016.** Immunomodulation and interferon gamma gene expression in sutchi cat fish, *Pangasianodon hypophthalmus*: effect of dietary fucoidan rich seaweed extract (FRSE) on pre and post challenge period. *Aquaculture research*, 47(1): 199-218. DOI:10.1111/are.12482
- Rao, H., Raghavendran, B., Srinivasan, P., Rekha, S., Raghavendran, H.R.B., Srinivasan, P. and Rekha, S., 2011.** Immunomodulatory activity of fucoidan against aspirin-induced gastric mucosal damage in rats. *International Immunopharmacology*, 11(2): 157-163 DOI:10.1016/j.intimp.2010.11.002.
- Religa, P., Kazi, M., Thyberg, J., Gaciong, Z., Swedenborg, J. and Hedin, U., 2000.** Fucoidan inhibits smooth muscle cell proliferation and reduces mitogen-activated protein kinase activity. *European Journal of Vascular and Endovascular Surgery*, 20(5): 419-426. DOI:10.1053/ejvs.2000.1220
- Reverter, M., Bontemps, N., Lecchini, D., Banaigs, B. and Sasal, P., 2014.** Use of plant extracts in fish aquaculture as an alternative to chemotherapy: Current status and future perspectives. *Aquaculture*, 433: 50-61. DOI:10.1016/j.aquaculture.2014.05.048
- Ross, N.W., Firth, K.J., Wang, A., Burka, J.F. and Johnson, S.C., 2000.** Changes in hydrolytic enzyme activities of naive Atlantic salmon *Salmo salar* skin mucus due to infection with the salmon louse *Lepeophtheirus salmonis* and cortisol implantation. *Diseases of Aquatic Organisms*, 41(1): 43-51 DOI:10.3354/dao041043.
- Sony, N.M., Ishikawa, M., Hossain, M.S., Koshio, S. and Yokoyama, S., 2018.** The effect of dietary fucoidan on growth, immune functions, blood characteristics and oxidative stress resistance of juvenile red sea bream, *Pagrus major*. *Fish Physiology and Biochemistry*, 45(1): 439-454 DOI:10.1007/s10695-018-0575-0.

- Vazirzadeh, A., Dehghan, F. and Kazemeini, R., 2017.** Changes in growth, blood immune parameters and expression of immune related genes in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) in response to diet supplemented with *Ducrosia anethifolia* essential oil. *Fish and Shellfish Immunology*, 69: 164-172. DOI:10.1016/j.fsi.2017.08.022
- Vazirzadeh, A., Jalali, S. and Farhadi, A., 2019a.** Antibacterial activity of *Oliveria decumbens* against *Streptococcus iniae* in Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) and its effects on serum and mucosal immunity and antioxidant status. *Fish and Shellfish Immunology*, 94: 407-416. DOI:10.1016/j.fsi.2019.09.025
- Vazirzadeh, A., Roosta, H., Masoumi, H., Farhadi, A. and Jeffs, A., 2019b.** 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 and Shellfish Immunology*, 98: 748-757. DOI:10.1016/j.fsi.2019.11.023
- Vongsak, B., Sithisarn, P., Mangmool, S., Thongpraditchote, S., Wongkrajang, Y. and Gritsanapan, W., 2013.** Maximizing total phenolics, total flavonoids contents and antioxidant activity of *Moringa oleifera* leaf extract by the appropriate extraction method. *Industrial Crops and Products*, 44: 566-571. DOI:10.1016/j.indcrop.2012.09.021.
- Wang, J., Zhang, Q., Zhang, Z. and Li, Z., 2008.** Antioxidant activity of sulfated polysaccharide fractions extracted from *Laminaria japonica*. *International Journal of Biological Macromolecules*, 42(2): 127-132. DOI:10.1016/j.ijbiomac.2007.10.003
- Wang, P., Zhao, X., Lv, Y., Liu, Y., Lang, Y., Wu, J., Liu, X., Li, M. and Yu, G., 2012.** Analysis of structural heterogeneity of fucoidan from *Hizikia fusiforme* by ES-CID-MS/MS. *Carbohydrate Polymers*, 90(1): 602-607. DOI:10.1016/j.carbpol.2012.05.084
- Watanabe, W.O., Losordo, T.M., Fitzsimmons, K., Hanley, F., Taylor, P., Watanabe, W.O., Losordo, T.M., Fitzsimmons, K., Hanley, F., Watanabe, W.O., Losordo, T.M. and Hanley, F., 2002.** Tilapia production systems in the Americas: technological advances, trends, and challenges. *Reviews in Fisheries Science*, 10(3-4): 465-498. DOI:10.1080/20026491051758.
- Yang, Q., Yang, R., Li, M., Zhou, Q., Liang, X. and Elmada, Z.C., 2014.** Effects of dietary fucoidan on the blood constituents, anti-oxidation and innate immunity of juvenile yellow catfish (*Pelteobagrus fulvidraco*). *Fish and Shellfish Immunology*, 41(2): 264-270. DOI: 10.1016/j.fsi.2014.09.003
- Yangthong, M., Hutadilok-Towatana, N., Thawonsuwan, J. and Phromkunthong, W., 2016.** An aqueous extract from *Sargassum* sp. enhances the immune response and resistance against *Streptococcus iniae* in the Asian sea bass (*Lates calcarifer* Bloch). *Journal of Applied Phycology*, 28(6): 3587-3598. DOI:10.1007/s10811-016-0859-7.

Effect of Extract and Fucoidan of *Sargassum* sp. on Growth, biochemical, Immunity and antioxidant Parameters of Nile Tilapia (*Oreochromis niloticus*)

Khanzadeh M.¹; Vazirzadeh A.^{1, 2*}; Farhadi A.^{1, 2}

*Vazirzadeh@shirazu.ac.ir

1- Department of Natural Resources and Environmental Engineering, School of Agriculture, Shiraz University, Shiraz Iran.

2- Hydrobiology and Aquatic Biotechnology Center, Shiraz University, Shiraz Iran.

Abstract

Algae and seaweeds and their metabolites have been considered as promising alternatives in improvement of fish immune system and growth. The effects of extract and fucoidan extracted from *Sargassum* sp. was investigated in Nile tilapia with an average weight of 25 ± 5 for 60 days. The experimental groups included 0.5%, 1% and 2% of extract, and 0.5%, 1% and 2% of fucoidan. A group fed with basal diet was considered as control. In order to investigate the growth and immunity parameters, sampling was carried out on days 30th and 60th of the experiment. The results of this study showed that fucoidan and extract from Sargassum had no significant effects on gained weight, specific growth rate and feed conversion ratio after 60 days feeding ($P>0.05$). The amount of lysozyme as an important immunity parameter also did not significantly differ between the sampling times among the treatments ($P>0.05$). Also, there was no significant difference in serum total protein, albumin, globulin, cholesterol, triglyceride, alkaline phosphatase, alanine aminotransferase and aspartate aminotransferase levels among the groups after 30 and 60 days of experiment ($P>0.05$). Besides, the results of antioxidant parameters including superoxide dismutase, peroxidase and catalase enzymes did not show significant differences among the experimental groups at days 30 and 60 ($P>0.05$). Although inclusion of Sargassum did not have negative effect on growth rate of tilapia, it did not improve immunity of tilapia. Therefore, it is recommended to examine a wider range of concentrations of extract and fucoidan in future studies.

Keywords: *Sargassum* sp., Extracts, Fucoidan, Growth parameters, Immune response, *Oreochromis niloticus*

*Corresponding author