

Effect of different levels of superworm larvae meal (*Zophobas morio*) in diet on growth performance and carcass chemical composition of juvenile Stellate sturgeon (*Acipenser stellatus*)

Lebria, A.¹, Ershad Langroudi, H.^{1*}, Sajjadi, M.², Pajand, Z.³

1- Department of Fisheries, La.C., Islamic Azad University, Lahijan, Iran

2- Department of Fisheries, Faculty of Natural Resources, University of Guilan, Sowmeh Sara, Guilan, Iran

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

Received: 3 October 2025

Accepted: 1 December 2025

Abstract:

Introduction: Fish meal is one of the primary proteins used in aquatic animal feeds contributing approximately 68% of global FM production. However, fishmeal is becoming less accessible due to aquaculture development, weather change, and overfishing. Thus, finding an affordable, stable, and eco-friendly alternative protein source for FM will help reduce feed costs, alleviate pressure on FM supply, and promote sustainable fish culture. Superworms are extensively studied as a promising alternative to fishmeal. It is evident from the previous studies that this Insects significantly has high protein, balanced amino acid profile, lipids, vitamins, minerals, and energy. As a result, this study aimed to evaluate the impact of superworm larvae meal (*Zophobas morio*) as a replacement for fish meal on the growth performance and body composition of stellate sturgeon (*Acipenser stellatus*).

Materials and methods: superworm larvae were ground to powder and subsequently used to substitute fish meal at varying proportions: 0, 10, 20 and 30% and stellate sturgeon was fed this diet for 56 days. A total of 120 *A. stellatus* with an average body weight of 28.08 ± 0.13 g were randomly divided into four treatment groups with three replicates. The fish were hand-fed to apparent satiation three daily (at 08:00, 12:00, and 18:00). Growth performance was calculated according to their equations and the standard methods outlined by AOAC (2005) were utilized to assess the proximate composition of fish bodies and formulate the diet.

Results and Discussion: Final weight, Weight gain and Body weight increase of the fish fed diets with control and diet containing 10 % superworm larvae meal was significantly higher than other treatments ($p<0.05$). The lowest feed conversion ratio was observed in control which had a significant difference compared to SWM30 ($p<0.05$). Protein, fat, moisture and carcass ash were significantly affected by different levels of superworm larvae meal ($p<0.05$). The protein showed the highest amount in the control treatment and showed a significant difference with the 20 and 30% treatments. But with 10% treatment, there was no significant difference ($p>0.05$). Also, the moisture was the highest in the control treatment and showed a significant difference with the 10, 20 and 30 percent treatments ($p<0.05$). Ash also showed the highest amount in the control treatment and showed a significant difference with the 30 treatment ($p<0.05$), But there was no significant difference with 10 and 20% treatments ($p>0.05$). While the amount of fat increased significantly with the increase of superworm larva meal in the diet ($p<0.05$). The fat showed the highest amount in the 30% treatment and showed a significant difference with the control and 10% treatments ($p<0.05$), But with 20% treatment, there was no significant difference ($p>0.05$). This may be due to the existence of chitin content of the Insects. Antinutrients like chitin present in Insects can hinder the availability and digestibility of specific macronutrients by shortening the time food stays in the gut and limiting enzyme contact with food substances.

Conclusion: Finally, our research findings indicated that at least 10% SWM could be incorporated as a protein source instead of FM in a diet for stellate sturgeon without negatively impacting growth performance and carcass chemical composition. These findings underscore the viability of using SWM meal as a sustainable alternative protein source in fish diets, aiding in the advancement of cost-effective and environmentally friendly aquaculture practices.

Keywords: Fish meal, superworm, Growth, Chemical composition, Sturgeon

* Corresponding Author: hadi.ershad@iau.ac.ir

"مقاله پژوهشی"

اثر جایگزینی سطوح مختلف پودر لارو سوپرورم (*Zophobas morio*) در جیره غذایی بر عملکرد رشد و ترکیبات شیمیایی بدن بچه ماهی ازون برون (*Acipenser stellatus*)

آرش لبریا^۱، هادی ارشاد لنگرودی^{۱*}، میرمسعود سجادی^۲، ذبیح اله پزند^۳

۱- گروه شیلات، واحد لاهیجان، دانشگاه آزاد اسلامی، لاهیجان، ایران

۲- گروه شیلات، دانشکده منابع طبیعی، دانشگاه گیلان، صومعه سرا، ایران

۳- انستیتو تحقیقات بین المللی ماهیان خاویاری، موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، رشت، ایران

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۳/۹/۱۱

تاریخ دریافت: ۱۴۰۳/۷/۱۲

چکیده

این مطالعه به منظور تعیین اثر جایگزینی پودر ماهی با پودر لارو سوپرورم (*Zophobas morio*) بر عملکرد رشد و ترکیبات شیمیایی بدن بچه ماهی ازون برون (*Acipenser stellatus*) انجام گرفت. بدین منظور، ۱۲۰ قطعه بچه ماهی ازون برون با میانگین وزن اولیه 28.08 ± 0.13 گرم در چهار تیمار با سه تکرار توزیع شدند. تیمارهای آزمایشی شامل شاهد (SWM0)، ۱۰ درصد (SWM10)، ۲۰ درصد (SWM20) و ۳۰ درصد (SWM30) جایگزینی پروتئین پودر لارو سوپرورم به جای پودر ماهی بود. غذادهی ماهیان بر اساس اشتها، روزانه در سه نوبت و به مدت ۸ هفته انجام شد. در پایان آزمایش نتایج نشان داد که میانگین وزن نهایی، وزن بدست آمده و درصد افزایش وزن بدن بچه ماهیان تغذیه شده با جیره های شاهد و جیره حاوی ۱۰ درصد پودر لارو سوپرورم به طور معنی داری نسبت به سایر تیمارها بالاتر بود ($p < 0.05$). پایین ترین میزان ضریب تبدیل غذایی در تیمار شاهد مشاهده شد که نسبت به تیمار ۳۰ درصد اختلاف معنی داری داشت ($p < 0.05$). پروتئین، چربی، رطوبت و خاکستر لاشه به طور معنی داری تحت تأثیر سطوح مختلف پودر لارو سوپرورم قرار گرفتند ($p < 0.05$). به طوری که پروتئین در تیمار شاهد بیشترین میزان را نشان داد و اختلاف معنی دار آماری با تیمارهای ۲۰ و ۳۰ درصد نشان داد ($p < 0.05$). این درحالی است که با تیمار ۱۰ درصد فاقد اختلاف معنی دار بود ($p > 0.05$). همچنین رطوبت در تیمار شاهد بیشترین میزان را نشان داد و اختلاف معنی دار آماری با تیمارهای ۱۰، ۲۰ و ۳۰ درصد نشان داد ($p < 0.05$). خاکستر نیز در تیمار شاهد بیشترین میزان را نشان داد و اختلاف معنی دار آماری با تیمار ۳۰ نشان داد ($p < 0.05$). ولی با تیمارهای ۱۰ و ۲۰ درصد فاقد اختلاف معنی دار بود ($p > 0.05$). درحالی که میزان چربی به طور قابل توجهی با افزایش پودر لارو سوپرورم در جیره افزایش یافت ($p < 0.05$)، و چربی در تیمار ۳۰ درصد بیشترین میزان را نشان داد و اختلاف معنی داری با تیمارهای شاهد و ۱۰ درصد نشان داد ($p < 0.05$)، اما با تیمار ۲۰ درصد فاقد اختلاف معنی دار بود ($p > 0.05$). نتایج این مطالعه نشان داد که پودر لارو سوپرورم را می توان تا میزان ۱۰ درصد جایگزین پودر ماهی در جیره غذایی بچه ماهیان ازون برون نمود بدون اینکه تأثیر منفی بر عملکرد رشد و ترکیب شیمیایی بدن داشته باشد.

کلمات کلیدی: پودر ماهی، سوپرورم، رشد، ترکیبات شیمیایی، ماهیان خاویاری

* عهده دار مکاتبات: hadi.ershad@iau.ac.ir

مقدمه

افزایش جمعیت، سبب افزایش تقاضای روزافزون برای آبی پروری شده است (Mathisen, 2010). در این بین، پرورش ماهیان خاویاری با استفاده از غذاهای مصنوعی رواج یافته است (Hung, 2017). ماهی ازون- برون (*Acipenser stellatus* Pallas, 1771) یکی از گونه‌های مهم ماهیان خاویاری است که جمعیت قابل توجهی را در دریای خزر به خود اختصاص داده است. از مزیت‌های این گونه می‌توان به کیفیت بالای گوشت، بازارپسندی فوق‌العاده آن، مدت زمان کمتر برای رسیدن به مرحله بلوغ و تولید خاویار نسبت به اکثر گونه‌های ماهیان خاویاری و همچنین میزان بالای خاویار استحصالی نسبت به وزن بدن اشاره کرد. این گونه به دلیل سن پایین رسیدگی جنسی، قابلیت تولید خاویار را در سنین پایین‌تر نسبت به گونه‌هایی نظیر فیل ماهی، تاس ماهی روسی و تاس ماهی ایرانی دارا بوده و برای تولید خاویار در سیستم‌های پرورشی مناسب می‌باشد (Norouzi et al., 2008).

با توجه به اینکه غذای ماهیان ۵۰ تا ۶۰٪ از هزینه تولید آبزیان را شامل می‌شود (Cho et al., 2005) و کیفیت مواد پروتئینی موجود در جیره غذایی نقش اساسی در تنظیم رشد ماهیان و غذای مصرفی دارد (Tacon and Metian, 2008). گسترش سریع آبی- پروری می‌تواند سبب بروز مشکلاتی در تهیه غذای دام و آبزیان پرورشی شود (FAO, 2014). پودر ماهی مدت‌هاست که به عنوان منبع پروتئین با کیفیت بالا برای فرمولاسیون غذای آبزیان استفاده می‌شود. با وجود این، اتکا به پودر ماهی به دلیل افزایش مداوم قیمت (Rahimnejad et al., 2018)، به عنوان محدودیتی در توسعه صنعت آبی پروری است

(Tacon and Metian, 2008). همچنین، بهره برداری غیرپایدار ذخایر وحشی ماهیان برای تأمین پودر ماهی نیز سبب نگرانی است (Naylor et al., 2009). بنابراین، با توسعه آبی پروری، افزایش تقاضا و قیمت پودر ماهی اجتناب ناپذیر است (Tacon and Metian, 2015). از این رو، منابع محدود پودر ماهی نمی‌تواند از صنعت غذای آبزیان حمایت کند (Yao et al., 2020). اما هنوز توان بالقوه قابل توجهی برای جایگزین‌های مقرون به صرفه پودر ماهی وجود دارد (Suarez et al., 2013).

در نتیجه، اقداماتی برای جایگزینی پودر ماهی و یا کاهش گنجاندن آن در جیره غذایی ماهیان انجام شده است. از طرفی در دهه‌های اخیر تلاش‌های زیادی در زمینه استفاده از پروتئین گیاهی در جیره‌های غذایی ماهیان پرورشی شده است (Terova et al., 2021). با این حال ترکیبات اولیه گیاهی دارای معایبی از جمله محتوای پروتئینی نسبتاً کم، ترکیب اسید آمینه ضروری نامطلوب، خوش خوراکی اندک و وجود مواد ضد - تغذیه‌ای است. افزون بر این، رشد سریع جمعیت انسانی، استفاده از زمین‌های زراعی را تحت فشار قرار داده و تغییر اقلیم و اثرات زیست محیطی تأمین آب و انرژی برای کشت این گیاهان را در مخاطره قرار داده است (Naylor et al., 2009). این امر موجب ترغیب محققین به جستجوی استراتژی‌های جدید برای بهبود کارایی خوراک‌های مبتنی بر پروتئین گیاهی (Gatlin et al., 2007; Magalhaes et al., 2016) و همچنین استفاده از سایر جایگزین‌های پودر ماهی، مانند مواد اولیه با منشأ جانوری از جمله محصولات فرعی کشتارگاه یا پودر حشرات شده است (Moutinho et al., 2015; Oliva-Teles et al., 2016). حشرات در

جیره‌ی غذایی آبزیان و ماکیان است (Rumbos et al., 2021)، به طوری که مطابق با مقررات کمیسیون اتحادیه اروپا اجازه استفاده از خوراک مبتنی بر آن برای آبزی‌پروری پایدار از سال ۲۰۱۷ داده شده است (European Commission, 2017).

تاکنون مطالعات زیادی درباره جایگزینی پودر ماهی با پودر لارو سوپرورم در جیره ماهیانی مانند تیلاپیا (*Oreochromis niloticus*) (Jabir et al., 2019; Fontes et al., 2012)، قزل‌آلای رنگین‌کمان (*Oncorhynchus mykiss*) (Dogankaya, 2017; Hosseini Shekarabi et al., 2021)، ماهی سی‌باس آسیایی (*Lates calcarifer*) (Prachom et al., 2021)، باس دریایی اروپایی (*Dicentrarchus labrax*) (Stathopoulou et al., 2022)، شانک سرطلایی (*Sparus aurata*) (Henry et al., 2022) و همچنین برخی از آبزیان زینتی مانند گویی (*Poecilia reticulata*) (Kowalska et al., 2021) انجام شده است. از آنجا که مشکل اصلی صنایع تولید غذای آبزیان یافتن منابع پروتئینی پایدار، ارزان‌تر، واجد تمام مواد مغذی و با کمترین عوارض است، این تحقیق برای تعیین سطح مناسب پودر لارو سوپرورم در جیره غذایی و تأثیر آن بر عملکرد رشد و ترکیبات شیمیایی بدن بچه‌ماهی ازون‌برون انجام شد.

مواد و روش‌ها

این مطالعه در انستیتو تحقیقات بین‌المللی ماهیان خاویاری (ایستگاه چابکسر) انجام شد. قبل از شروع مرحله اصلی مطالعه، بچه‌ماهیان ازون‌برون برای سازگاری با شرایط جدید به مخازن فایبرگلاس انتقال یافتند و به مدت دو هفته با غذای شاهد تغذیه شدند.

مقایسه با پروتئین حیوانی رایج، دارای مزایای متعددی از جمله امکان پرورش با اتکا به محصولات جانبی ارگانیک، ضریب تبدیل غذایی مناسب، انتشار سطوح پایین گازهای گلخانه‌ای و آمونیاک، مسائل ساده حقوق حیوانات و خطرات کم انتقال عفونت هستند (Van Huis et al., 2013; Makker et al., 2014). علاوه بر این، آنها بخشی از رژیم غذایی طبیعی ماهیان آب شیرین و دریایی هستند. در نتیجه علاقه‌مندی محققان برای استفاده از پودر حشرات به عنوان بخشی از خوراک آبزیان سرعت رشد کرده و اخیراً استفاده از آنها توسط کمیسیون اروپا تایید شده است (Magalhães et al., 2017). این مزایا نشان می‌دهد که استفاده از حشرات در فرمولاسیون غذای ماهی علاوه بر اثرات مفید تغذیه‌ای، می‌تواند در تأمین پایدار مواد اولیه برای ساخت خوراک آبزیان نیز کمک کند.

سوپرورم (*Zophobas morio*) حشره‌ای از راسته سخت بالپوشان و خانواده سوسک‌های تاریک‌زی است که اگرچه در گذشته به عنوان حشره آفت انباری آرد گندم و برخی دیگر از فرآورده‌های غلات مورد توجه بوده است (Hagstrum and Subramanyam, 2009)، ولی در حال حاضر، اهمیت خسارت‌زایی آن ناچیز بوده و به عنوان یک آفت انباری درجه دو محسوب می‌شود (Arbab, 2012). این حشره در مرحله‌ی نوزادی به علت دارا بودن ۴۶٪ پروتئین و ۴۲٪ چربی (Rumbos and Athanassiou, 2021) علاوه بر این که در فهرست حشرات خوارکی انسان قرار گرفته است (Adamkova et al., 2017) و جزو رایج‌ترین حشرات صنعتی محسوب می‌شود (Pinter et al., 2022)، گزینه مناسبی به عنوان غذای زنده برای جایگزینی با پودر ماهی و کنجاله سویا در

پس از اتمام مدت سازگاری، ۱۲۰ قطعه ماهی با میانگین وزن اولیه $0/13 \pm 28/08$ گرم و به تعداد ۱۰ قطعه در هر مخزن فایبرگلاس با ظرفیت ۴۵۰ لیتر در ۴ تیمار و هر تیمار با ۳ تکرار (مجموعاً ۱۲ مخزن) توزیع شدند و به مدت ۸ هفته مورد بررسی قرار گرفتند. سیستم پرورشی در یک مکان سرپوشیده قرار داشت و آب مورد نیاز در این تحقیق از طریق چاه تامین شد. میانگین دما، اکسیژن محلول و pH آب به ترتیب $0/53 \pm 18/54$ سانتی گراد، $0/19 \pm 6/89$ میلی گرم در لیتر و $0/01 \pm 8/09$ بود. دوره نوری برای پرورش شامل ۱۲ ساعت روشنایی و ۱۲ ساعت تاریکی بود.

در این مطالعه ۴ تیمار غذایی با سطوح جایگزینی صفر (SWM0)، ۱۰ (SWM10)، ۲۰ (SWM20) و ۳۰ (SWM30) درصد پودر لارو سوپرورم به جای پودر- ماهی که از نظر پروتئین و انرژی برابر بودند، استفاده شد (جدول ۱) (Jozefiak *et al.*, 2019; Hosseini, 2021; Uslu *et al.*, 2023). سوپرورم خشک شده از شرکت کاسپین ایل (خمام، گیلان)، کنجاله سویا از شرکت خوراک دام، طیور و آبزیان وحدت (رشت، گیلان) و مکمل های ویتامینه و معدنی از شرکت لابراتورهای دارویی سیانس (قزوین، ایران) خریداری شد. فرمولاسیون جیره ها توسط نرم افزار Excel انجام گرفت. مراحل آماده- سازی جیره ها در کارگاه ساخت جیره انستیتو تحقیقات بین المللی ماهیان خاویاری انجام شد. در مرحله ساخت جیره های آزمایشی، ابتدا مواد اولیه پودر شده، با الک ۱۰۰ میکرون الک شد تا نمونه نرم و یکنواختی به دست آید سپس اقلامی که درصد کمتری در جیره داشتند، شامل مکمل معدنی و ویتامینه، ضد قارچ و بتونیت با ترازوی ۰/۰۰۱ گرم

(Sartorius، آلمان) توزین شد و سپس اقلامی که درصد بالاتری در جیره داشتند، شامل پودر ماهی، سوپرورم، آرد گندم، کنجاله سویا و گلوتن گندم که با ترازوی دیجیتال با دقت یک گرم توزین شده بودند، به صورت دستی مخلوط و نهایتاً تمام اقلام به صورت یکنواخت با همدیگر مخلوط شدند. پس از آن به طور کامل با روغن های ماهی و کلزا و لسیتین و ملاس ترکیب و با مقدار مناسبی آب مخلوط شدند و یک ترکیب خمیری شکل به دست آمد. مخلوط به دست آمده با چرخ گوشت صنعتی با چشمه ۲ میلی متر دو بار چرخ و سپس روی سینی ها پخش شد و با استفاده از خشک کن صنعتی در دمای ۴۰ درجه سانتی گراد به مدت ۳۶ ساعت خشک شد. پس از اتمام مرحله خشک شدن، رشته ها به پلت های کوچک مطابق با اندازه دهان ماهی شکسته شد. سپس جیره های آزمایشی بسته بندی و در محیط خشک و خنک نگهداری شدند. غذادهی به ماهیان به صورت دستی و روزانه در سه نوبت (ساعات ۸، ۱۴ و ۱۸) صورت گرفت (Gholian *et al.*, 2020). هر روز قبل از اولین غذادهی، مخازن سیفون شده و حدود ۵۰ درصد از آب آن ها تعویض گردید تا به این طریق باقی مانده های غذایی و مدفوع خارج شود. پس از آن با آبیگیری مجدد مخازن مقداری غذا به تدریج و با توجه به اشتهای ماهیان در آب پخش شد. همچنین ماهیان از لحاظ میزان تغذیه و سلامت نیز مورد بررسی قرار گرفتند. بعد از اتمام غذادهی، تمامی مخزن ها از لحاظ میزان غذای خورده شده مورد بررسی قرار گرفتند تا در صورت نیاز مجدد مقداری غذا در اختیار ماهیان قرار گیرد.

جدول ۱: ترکیبات بیوشیمیایی و مواد تشکیل دهنده جیره های آزمایشی

Table 1: The biochemical composition and ingredients of the experimental diets.

Experiment diets				
Ingredients (%)	TM0	TM10	TM20	TM30
Fish meal	40	36	32	28
superworm larvae meal ^a	0	5.5	11	16.5
Wheat flour	10	10	10	10
Wheat gluten	13	13	13	13
Soybean meal ^b	20	20	20	20
Fish oil	5	4.5	4	3.5
Canola oil	5	4.5	4	3.5
Vitamins Premix ^c	1	1	1	1
Minerals Premix ^d	1	1	1	1
Lecitine	1	1	1	1
Molasses	2	2	2	2
Antifungal	0.2	0.2	0.2	0.2
filler	1.8	1.3	1	1.9
Crude protein	45.27	45.27	45.27	45.28
Crude lipid	15.25	15.62	15.79	15.76
Moisture	6.25	6.19	6.13	6.07
Crude Ash	8.57	8.16	7.75	7.34
Gross energy (mJ/Kg)	19.31	19.48	19.59	19.63

^aCaspian eel aquaculture company (Guilan, Iran)

^bVahdat Gilan Animal, Poultry and Aquatic Feed Company (Rasht, Guilan)

^cScience Laboratories Co. (Qazvin, Iran) provides the following information in grams per kilogram (g kg⁻¹): A (1600000 IU), D3 (400000 IU), E (40), K3 (2), B1 (6), B2 (8), B3 (12), B5 (40), B6 (4), B9 (2), B12 (0.008), H2 (0.24), C (60), Inositol (20), Biotin (0.2)

^dScience Laboratories Co. (Qazvin, Iran) contains the following elements per kg: Iron (6g), Zinc (10g), Selenium (0.02g), Cobalt (0.1g), Copper (6g), Manganese (5g), Iodine (0.6g), Choline chloride (6g)

اندازه گیری فاکتورهای رشد

در ابتدا و طی مدت ۸ هفته مطالعه، هر ۲ هفته یک بار زیست سنجی انجام شد، به این ترتیب که ۲۴ ساعت قبل از زیست سنجی غذادهی قطع می شد تا دستگاه گوارش ماهیان تخلیه شود. سپس ماهیان موجود در هر حوضچه با احتیاط توسط ساچوک صید می شدند. به منظور کاهش استرس با استفاده از محلول پودر گل-میخک (دوز ۱۰۰ ppm) (Bagheri Khamkhane *et al.*, 2022) بیهوش و زیست سنجی صورت می گرفت.

جهت اندازه گیری وزن و طول هر ماهی به ترتیب از ترازوی دیجیتال با دقت ۰/۱ گرم و تخته زیست سنجی با دقت یک میلی متر استفاده شد. در پایان آزمایش به منظور بررسی عملکرد رشد و کارایی غذایی تیمارهای مختلف، شاخص هایی مانند وزن نهایی (FW) و طول نهایی (TL) اندازه گیری شدند. سپس شاخص های وزن بدست آمده (WG)، درصد افزایش وزن بدن (BWI)، نرخ رشد ویژه (SGR)، ضریب تبدیل غذایی (FCR)، فاکتور وضعیت (CF) و نرخ کارایی پروتئین (PER) از

: (1991; Deng et al., 2003

طریق رابطه‌های زیر محاسبه شدند (Hung et al.,

$$WG (g) = \text{وزن اولیه (گرم)} - \text{وزن نهایی (گرم)}$$

$$BWI (g) = [\text{وزن اولیه (گرم)} / (\text{وزن اولیه (گرم)} - \text{وزن نهایی (گرم)})] \times 100$$

$$SGR (\%/day) = [(\text{وزن اولیه (گرم)} - \text{وزن نهایی (گرم)}) / \text{طول دوره پرورش (روز)}] \times 100$$

$$FCR = \text{وزن تر بدست آمده (گرم)} / \text{مقدار غذای مصرفی (گرم)}$$

$$CF = [\text{طول کل (سانتی متر)} / \text{وزن ماهی (گرم)}] \times 100$$

$$PER = \text{پروتئین مصرف شده (گرم)} / \text{وزن تر بدست آمده (گرم)}$$

دار بین تیمارها از آزمون واریانس یکطرفه استفاده شد و در صورت وجود اختلاف معنی دار میانگین‌ها با کمک آزمون دانکن در سطح احتمال ۵٪ مقایسه شدند.

نتایج

شاخص‌های رشد بچه ماهیان ازون‌برون تغذیه شده با سطوح مختلف درصد جایگزینی پودر لارو سوپرورم، در جدول ۲، آمده است. بر این اساس، نتایج نشان داد که شاخص‌های فاکتور وضعیت، نرخ رشد ویژه و نرخ کارایی پروتئین تحت تاثیر تیمارهای با سطوح مختلف جایگزینی پودر لارو سوپرورم قرار نگرفتند و بین جیره‌های آزمایشی، تفاوت معنی‌داری مشاهده نگردید ($p > 0.05$). فاکتورهای وزن بدست آمده، درصد افزایش وزن بدن و ضریب تبدیل غذایی به طور معنی داری تحت تاثیر سطوح مختلف جایگزینی پودر لارو سوپرورم قرار گرفتند ($p < 0.05$). میزان وزن بدست آمده و درصد افزایش وزن بدن در بچه ماهیان تغذیه شده با جیره‌های حاوی ۲۰ و ۳۰ درصد پودر لارو سوپرورم نسبت به جیره شاهد و ۱۰ درصد به طور معنی داری کمتر بود ($p < 0.05$). مقدار میانگین وزن نهایی در تیمار تغذیه شده با جیره شاهد،

آنالیز ترکیب شیمیایی بدن

پس از ۱۲ ساعت قطع غذاهای در پایان دوره پرورش از هر تکرار ۲ قطعه بچه‌ماهی به طور تصادفی برداشته شد و مقادیر پروتئین، چربی، رطوبت و خاکستر به روش AOAC (۲۰۰۰) مورد بررسی قرار گرفت. میزان رطوبت طی عملیات خشک کردن در دمای ۱۰۵ درجه سانتی‌گراد تا رسیدن به وزن ثابت در آون، میزان خاکستر با سوزاندن مقدار مشخصی از لاشه در دمای ۵۵۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۸-۶ ساعت در کوره سوزان، میزان چربی خام پس از استخراج به وسیله اتر با استفاده از روش سوکسله و میزان پروتئین خام با استفاده از محاسبه نیتروژن ($6/25 \times N$) و با روش‌های کلدال محاسبه شد (Tibbetts et al., 2006).

تجزیه و تحلیل داده‌ها

این مطالعه بر اساس طرح آزمایشی کاملاً تصادفی طراحی، و برای تجزیه و تحلیل داده‌ها از نرم افزار SPSS نسخه ۲۶ استفاده شد. ابتدا نرمال بودن داده‌ها با کمک آزمون Kolmogorov-Smirnov ارزیابی، و آزمون همگنی واریانس نیز توسط تست Levene انجام شد. برای بررسی وجود اختلاف معنی-

نسبت به تیمار شاهد معنی دار بود ($p < 0.05$)، اما نسبت به تیمارهای ۱۰ و ۲۰ درصد تفاوت معنی داری را نشان نداد ($p > 0.05$).

نسبت به تیمارهای ۲۰ و ۳۰ درصد بطور معنی داری بالاتر بود ($p < 0.05$)، اما نسبت به تیمار ۱۰ درصد تفاوت معنی داری نداشت ($p > 0.05$). تیمار تغذیه شده با جیره حاوی ۳۰ درصد پودر لارو سوپرورم، بالاترین مقدار ضریب تبدیل غذایی را نشان داد که این اختلاف

جدول ۲: عملکرد رشد و کارایی غذایی بچه ماهیان ازون برون تغذیه شده با سطوح مختلف پودر لارو سوپرورم پس از ۸ هفته آزمایش (میانگین $\pm$ خطای استاندارد)

Table 2: Growth performance and feed efficiency of stellate sturgeon (*A. stellatus*) juveniles fed with different levels of superworm larval meal after 8 weeks of experiment (mean $\pm$ SD).

Parameters	Experimental diets			
	TM0	TM10	TM20	TM30
Initial weight (g)	28.20 $\pm$ 3.68 ^a	28.00 $\pm$ 1.41 ^a	28.10 $\pm$ 1.27 ^a	27.60 $\pm$ 0.57 ^a
Final weight (g)	71.40 $\pm$ 2.98 ^a	66.49 $\pm$ 6.66 ^{ab}	63.49 $\pm$ 1.79 ^b	62.10 $\pm$ 1.27 ^b
WG (g)	43.20 $\pm$ 4.70 ^a	38.49 $\pm$ 5.25 ^{ab}	35.39 $\pm$ 3.06 ^b	34.50 $\pm$ 0.71 ^b
BWI(%)	154.90 $\pm$ 26.22 ^a	137.17 $\pm$ 8.36 ^{ab}	126.53 $\pm$ 11.97 ^b	125.33 $\pm$ 0.58 ^b
CF	0.23 $\pm$ 0.01 ^a	0.19 $\pm$ 0.00 ^a	0.21 $\pm$ 0.01 ^a	0.20 $\pm$ 0.01 ^a
SGR (%/day)	1.76 $\pm$ 0.20 ^a	1.63 $\pm$ 0.09 ^a	1.54 $\pm$ 0.14 ^a	1.53 $\pm$ 0.00 ^a
FCR	1.98 $\pm$ 0.87 ^a	2.57 $\pm$ 0.29 ^{ab}	4.17 $\pm$ 0.53 ^{ab}	5.75 $\pm$ 1.26 ^b
PER	2.24 $\pm$ 0.09 ^a	1.99 $\pm$ 0.27 ^a	1.83 $\pm$ 0.16 ^a	1.79 $\pm$ 0.04 ^a

Different superscript letters in the same row indicate significant differences ($p < 0.05$).

خاکستر نیز در تیمار شاهد بیشترین میزان را نشان داد و اختلاف معنی دار آماری با تیمار ۳۰ نشان داد ($p < 0.05$). ولی با تیمارهای ۱۰ و ۲۰ درصد فاقد اختلاف معنی دار بود ($p > 0.05$). درحالیکه میزان چربی به طور قابل توجهی با افزایش پودر لارو سوپرورم در جیره افزایش یافت ($p < 0.05$). به طوری که چربی در تیمار ۳۰ درصد بیشترین میزان را نشان داد و اختلاف معنی دار آماری با تیمارهای شاهد و ۱۰ درصد نشان داد ($p < 0.05$). ولی با تیمار ۲۰ درصد فاقد اختلاف معنی دار بود ($p > 0.05$).

نتایج ارزیابی شاخص های ترکیبات بیوشیمیایی بدن بچه ماهیان ازون برون در انتهای دوره آزمایشی در جدول ۳ آمده است. افزایش میزان جایگزینی سبب کاهش معنی دار در میزان پروتئین، رطوبت و خاکستر لاشه شد ($p < 0.05$). به طوری که پروتئین در تیمار شاهد بیشترین میزان را نشان داد و اختلاف معنی دار آماری با تیمارهای ۲۰ و ۳۰ درصد نشان داد ($p < 0.05$). ولی با تیمار ۱۰ درصد فاقد اختلاف معنی دار بود ($p > 0.05$). همچنین رطوبت در تیمار شاهد بیشترین میزان را نشان داد و اختلاف معنی دار آماری با تیمارهای ۱۰، ۲۰ و ۳۰ درصد نشان داد ($p < 0.05$).

جدول ۳: ترکیب شیمیایی بدن بچه ماهیان ازون برون تغذیه شده با سطوح مختلف پودر لارو سوپرورم پس از ۸ هفته آزمایش (میانگین $\pm$ خطای استاندارد)

Table 3: Proximate body composition of stellate sturgeon (*A. stellatus*) juveniles fed with different levels of superworm larval meal after 8 weeks of experiment (mean $\pm$ SD).

Parameters (%)	Experimental diets			
	TM0	TM10	TM20	TM30
Crude protein	15.12 $\pm$ 1.63 ^a	14.24 $\pm$ 1.46 ^a	11.12 $\pm$ 0.62 ^b	11.05 $\pm$ 1.12 ^b
Crude lipid	11.84 $\pm$ 0.47 ^a	14.10 $\pm$ 1.58 ^a	19.12 $\pm$ 2.44 ^{ab}	21.20 $\pm$ 2.54 ^b
Moisture	71.63 $\pm$ 1.78 ^a	68.53 $\pm$ 2.25 ^b	69.72 $\pm$ 1.89 ^b	68.25 $\pm$ 2.68 ^b
Ash	2.42 $\pm$ 0.14 ^a	2.25 $\pm$ 0.29 ^a	2.12 $\pm$ 0.18 ^a	1.98 $\pm$ 0.36 ^b

Different superscript letters in a row indicate significant differences ($p < 0.05$).

بحث

در سال‌های گذشته تحقیقات زیادی پیرامون استفاده از منابع پروتئین گیاهی، محصولات جانبی آبزیان، دام و طیور، دانه‌های حبوبات و حتی دانه‌های روغنی در جیره غذایی ماهی ازون برون ارائه شده است که مشکلات عمده منابع پروتئین گیاهی، وجود مواد ضد تغذیه‌ای مانند فیتات، آنتی ویتامین‌ها و هم‌گلوتین و خوش خوراکی اندک آن‌هاست (Glencross et al., 2007). بنابراین، استفاده از منابع پروتئین حیوانی نتایج مطلوب‌تری را به دنبال خواهد داشت. نتایج این مطالعه نشان داد جایگزینی پودر ماهی با پودر سوپرورم تا سطح ۱۰ درصد تأثیر منفی بر عملکرد رشد بچه‌ماهی ازون برون نداشت در حالیکه استفاده از سطوح بالاتر پودر سوپرورم موجب کاهش عملکرد رشد و ضریب تبدیل غذایی در بچه ماهیان مورد آزمایش گردید. نتایج تحقیق ما با نتایج مطالعاتی که نشان می‌دهند سطوح بالای پودر حشرات موجب کاهش عملکرد رشد ماهی می‌شود، همخوانی دارد (Sanchez-Muros et al., 2014). در تحقیقی مشابه، Hosseini Shekarabi و همکاران (۲۰۲۱) گزارش کردند که استفاده از پودر سوپرورم تا سطح ۲۰ درصد تأثیر منفی

بر شاخص‌های رشد قزل‌آلای رنگین‌کمان (*Oncorhynchus mykiss*) ندارد. در مطالعه دیگری Dogankaya (۲۰۱۷) گزارش کرد که استفاده از پودر سوپرورم تا سطح ۲۵ درصد تأثیر منفی بر شاخص‌های رشد قزل‌آلای رنگین‌کمان ندارد. همچنین Jabir و همکاران (۲۰۱۲) گزارش کردند که استفاده از پودر سوپرورم تا سطح ۲۵ درصد تأثیر منفی بر شاخص‌های رشد تیلاپیا نیل (*Oreochromis niloticus*) ندارد. تحقیقات فراوانی درباره جایگزینی پودر ماهی با پودر حشرات شده و نتایج متفاوتی به دست آمده است. Piccolo و همکاران (۲۰۱۷) گزارش کردند که استفاده از سطوح بالاتر از ۵۰ درصد لارو میلورم در غذای ماهی سیم سرطلایی (*Sparus aurata*) تأثیر منفی بر قابلیت هضم مواد مغذی در این ماهی دارد. Cardinaletti و همکاران (۲۰۱۹) گزارش کردند که جایگزینی پودر ماهی با مگس سرباز سیاه تا ۵۰ درصد تأثیر منفی بر شاخص‌های رشد قزل‌آلای رنگین‌کمان ندارد. نتایج مطالعه دیگری نشان داد جایگزینی سطوح بالاتر از ۳ درصد مگس سرباز سیاه موجب کاهش معنی‌دار ضریب رشد ویژه و افزایش ضریب تبدیل غذایی در بچه‌ماهی توربوت (*Psetta Maxima*) می

اسید آمینه نامتوازن و میزان کم اسیدهای چرب غیر اشباع در ارتباط است (Gasco et al., 2016).

به طور کلی ترکیبات بدن تحت تاثیر عوامل مختلف فیزیولوژیک و عوامل زنده و غیر زنده قرار دارد. عوامل مختلفی مانند گونه ماهی، دمای آب، وزن به دست آمده، غذایی و فرمولاسیون جیره ترکیبات بدن را تحت تاثیر و تغییر قرار می دهد (Zeitler et al., 1984). حتی در بین افراد یک گونه ماهی در شرایط یکسان نیز تفاوتی در ترکیبات بدن مشاهده می گردد اما بی شک اختلاف اصلی در ترکیبات بدن ماهی را باید در ارتباط با غذای دریافتی یا تغذیه ماهی دانست (Razavi Shirazi, 1994). آنالیز ترکیبات شیمیایی لاشه بچه ماهیان ازون برون در آزمایش کنونی نشان داد که با افزایش سطوح جایگزینی پودر لارو سوپرورم در جیره اختلاف معنی داری در میزان پروتئین، چربی، رطوبت و خاکستر در مقایسه با تیمار شاهد مشاهده شد، به طوری که با افزایش سطح جایگزینی تا ۳۰ درصد میزان پروتئین، رطوبت و خاکستر لاشه کاهش و میزان چربی افزایش پیدا می کند. در تائید نتایج به دست آمده Hosseini Shekarabi و همکاران (۲۰۲۱) گزارش دادند که با افزایش جایگزینی پودر لارو سوپر میلورم به جای پودر ماهی در جیره قزل آلا (رنگین کمان *Oncorhynchus mykiss*) باعث کاهش میزان پروتئین، رطوبت و خاکستر و افزایش میزان چربی می شود. Alves و همکاران (۲۰۲۰) نیز گزارش دادند که جایگزینی پودر لارو سوپر میلورم به جای پودر ماهی تا ۳۰ درصد در جیره ماهی تیلاپیا نیل (*Oreochromis niloticus*) باعث کاهش میزان پروتئین و افزایش میزان چربی لاشه می شود. در مقابل، Muin و همکاران

گردد (Kroeckel et al., 2012). با این حال بر خلاف نتایج این مطالعه، جایگزینی ۱۰۰ درصد پودر ماهی با پودر ملخ (*Gryllus bimaculatus*) تاثیر منفی بر عملکرد رشد گربه ماهی آفریقایی (*C. gariepinus*) نداشت (Taufek et al., 2016). همچنین در مطالعه دیگری جایگزینی ۱۰۰ درصد پودر ماهی با پودر مگس سرباز سیاه هیچگونه تاثیر منفی بر عملکرد رشد اسمولت های ماهی آزاد اقیانوس اطلس و ماهی کپور (*Cyprinus carpio*) نداشت (Lock et al., 2016; Li et al., 2016). بنظر می رسد این نتایج متناقض می تواند به دلیل متفاوت بودن گونه ماهی، وزن ماهی مورد آزمایش، گونه حشره مورد استفاده، نحوه تغذیه و روش فرآوری حشره باشد (Tschirner and Simon, 2015). یکی از دلایل اصلی پائین بودن قابلیت هضم پودر حشرات وجود کیتین بوده که در روده تجزیه نمی شود و می تواند بر میزان هضم پذیری پروتئین تاثیر بگذارد (Sankian et al., 2018; Schiavone et al., 2018). Marono و همکاران (۲۰۱۵) پیشنهاد کردند که وجود کیتین در حشرات با کاهش زمان انتقال غذا در روده و جلوگیری از تجزیه آنزیمی پروتئین ها موجب کاهش قابلیت هضم پروتئین می گردد. سوپرورم از نظر ترکیبات معدنی مانند کلسیم و فسفر ضعیف است، اما دارای اسیدهای آمینه ضروری است که برای رشد بهینه ماهی مورد نیاز است (Ghaly and Alkoik, 2009). از طرف دیگر، کاهش میزان رشد در ماهیانی که از سطوح بالاتر پودر حشرات استفاده می کنند با عوامل متعددی از جمله افزایش میزان پلی ساکاریدهای غیر نشاسته ای (NSP) مانند کیتین، قابلیت هضم پائین مواد مغذی، ترکیب

(۲۰۱۷) گزارش داده بودند که جایگزینی پودر لارو مگس سرباز سیاه به جای پودر ماهی در جیره غذایی تیلاپیا نیل تغییرات معنی داری در میزان پروتئین لاشه ایجاد نکرد که متناقض با نتایج آزمایش حاضر می باشد. پژوهشگران بر این باورند که کاهش پروتئین بدن نتیجه افزایش سطح کیتین با افزایش سطوح پودر لارو سوپرورم در جیره غذایی است. در موجودات تک معده ای، کیتین هضم نشده باقی می ماند و مصرف بیش تر کیتین می تواند با کوتاه کردن زمان ماندن غذا در روده و محدود کردن تماس آنزیم ها با مواد غذایی، در دسترس بودن و قابلیت هضم درشت مغذی های خاص مانند پروتئین را مختل کند (Bruni et al., 2018; Xiao et al., 2018; Fontes et al., 2019). همچنین Belghit و همکاران (۲۰۱۸) اظهار نمودند که محتوای بیش تر پودر حشرات منجر به کاهش فعالیت آمینو پپتیداز لوسین و همچنین یک آنزیم مرزی می شود که پپتیدها را به اسیدهای آمینه در روده جلویی و میانی تجزیه می کند، جایی که بیش ترین پروتئین هضم و جذب می شود. میزان چربی بدن با افزایش سطوح جایگزینی پودر ماهی با پودر لارو سوپرورم افزایش قابل توجهی یافت، به طوری که در گروه شاهد کمترین بود و بالاترین میزان در تیمار ۳۰ درصد بود. که پژوهشگران علت آن را به غلظت اسیدهای چرب اشباع شده و تعادل $n-3/n-6$ در سوپرورم نسبت داده اند که ممکن است لیپوژنز را القا کند. همچنین لارو سوپرورم یکی گونه هایی است که دارای بیش ترین نسبت چربی است که بسته به مرحله زندگی متفاوت است و معمولاً بین ۳۲ تا ۴۲ درصد متغیر است (Barroso et al., 2014; Finke, 2002). طبق گزارشات Barroso و همکاران (۲۰۱۴) سوپرورم دارای نسبت های بالاتری از

امگا۶، اسیدهای چرب اشباع شده و غیر اشباع تک زنجیره است. علاوه بر این، گزارش شده است که عدم تعادل اسیدهای چرب $n-3/n-6$ می تواند منجر به رسوب چربی در ماهی شود (Mu et al., 2018; Paulino et al., 2020).

نتیجه گیری

در مجموع نتایج حاضر نشان داد که استفاده از پودر لارو سوپرورم بجای پودر ماهی تا سطح ۱۰ درصد تاثیر منفی بر عملکرد رشد و ترکیبات بدن بچه ماهی ازون برون نداشت. درحالی که سطوح جایگزینی بالاتر از ۱۰ درصد عملکرد رشد و ترکیبات بدن را در مقایسه با گروه شاهد بطور معنی داری کاهش داده بود. همچنین پیشنهاد می گردد مقادیر کمتر از ۱۰ درصد پودر لارو سوپرورم مورد تحقیق قرار گیرند.

سپاسگزاری

در اینجا برخورد لازم می دانیم از زحمات تمام کسانی که ما را در انجام این تحقیق یاری نمودند تشکر می نمایم.

منابع

- Adamkova, A., Mlcek, J., Kourimska, L., Borkovcova, M., Busina, T., Adamek, M., Bednarova, M. and Krajsa, J., 2017. Nutritional potential of selected insect species reared on the island of sumatra. *International Journal of Environmental Research and Public Health*, 14(5), pp.5-21. DOI: 10.3390/ijerph14050521
- Alves, A.P.D.C., Paulino, R.R., Pereira, R.T., da Costa, D.V. and Rosa, P.V., 2021. Nile tilapia fed insect meal: growth and innate immune response in different times under lipopolysaccharide challenge. *Aquaculture Research*, 52(2),

- mykiss*). *Animals*, 9(5), pp.1–21. DOI: 10.3390/ani9050251
10. Cho, S.M., Gu, Y.S. and Kim, S.B., 2005. Extraction optimization and physical properties of yellowfin tuna (*Thunnus albacares*) skin gelatin compared to mammalian gelatins. *Food Hydrocolloids*, 19(2), pp.221–229. DOI: 10.1016/j.foodhyd.2004.05.005
 11. Deng, D.F., Koshio, S., Yokoyama, S., Bai, S.C., Shao, Q., Cui, Y. and Hung, S.S., 2003. Effects of feeding rate on growth performance of white sturgeon (*Acipenser transmontanus*) larvae. *Aquaculture*, 217(1-4), pp.589–598. DOI: 10.1016/S0044-8486(02)00461-1
 12. Dogankaya, L., 2017. Effects of fish meal substitution with super worm (*Zophobas morio*) meal on growth performance of Rainbow Trout Fingerlings. *Turkish Journal of Aquatic Sciences*, 32(1), pp.1–7. DOI:10.18864/TJAS201701
 13. European Commission., 2017. Amending Annexes, I and IV to Regulation (EC) No 999/2001 of the European parliament and of the council and annexes X, XIV and XV to Commission Regulation (EU) No 142/2011 as regards the provisions on processed animal protein. Commission Regulation (EU).
 14. FAO., 2014. FAOSTAT. <<http://faostat.fao.org>>. Retrieved Feb 2014.
 15. Finke, M.D., 2002. Complete nutrient composition of commercially raised invertebrates used as food for insectivores. *Zoo Biology*, 21(3), pp.269–285. DOI: 10.1002/zoo.10031
 16. Fontes, T.V., de Oliveira, K.R.B., Almeida, I.L.G., Orlando, T.M., Rodrigues, P.B., da Costa, D.V. and Rosa, P.V., 2019. Digestibility of insect meals for Nile tilapia fingerlings. *Animals*, 9(4), pp.1–8. DOI:10.3390/ani9040181
 17. Gasco, L., Henry, M., Piccolo, G., Marono, S., Gai, F., Renna, M., Lussiana, C., Antonopoulou, E., Mola, P. and Chatzifotis, S., 2016. *Tenebrio* 529–540. DOI: 10.1111/are.14911
 3. AOAC., 2000. Official methods of analysis of association of official analytical chemists. Int. 17th Ed Gaithersburg, MD, Association of Analytical Communities. USA.
 4. Arbab, A., 2012. Pestology of stored products and their management. Islamic Azad University Press. 189p. [In Persian]
 5. Bagheri Khamkhane, S.A., Ehsanfar, A., Mirkhataminasab Langerodi, S. S., Keramat, A. and Oraji, H., 2022. Effect of time-dependent protein restriction on growth performance, immunity response, and body composition in the stellate sturgeon (*Acipenser stellatus*). *Sustainable Aquaculture and Health Management Journal*, 8(2), pp.20–30.
 6. Barroso, F.G., de Haro, C., Sánchez-Muros, M.J., Venegas, E., Martínez-Sánchez, A. and Pérez-Bañón, C., 2014. The potential of various insect species for use as food for fish. *Aquaculture*, 422–423(2), pp.193–201. DOI: 10.1016/j.aquaculture.2013.12.024
 7. Belghit, I., Liland, N.S., Waagbo, R., Biancarosa, I., Pelusio, N., Li, Y., Krogdahl, A., Lock, E.J., 2018. Potential of insect-based diets for Atlantic salmon (*Salmo salar*). *Aquaculture*, 491, pp.72–81. DOI:10.1016/j.aquaculture.2018.03.016
 8. Bruni, L., Pastorelli, R., Viti, C., Gasco, L. and Parisi, G., 2018. Characterisation of the intestinal microbial communities of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) fed with *Hermetia illucens* (black soldier fly) partially defatted larva meal as partial dietary protein source. *Aquaculture*, 487, pp.56–63. DOI: 10.1016/j.aquaculture.2018.01.006
 9. Cardinaletti, G., Randazzo, B., Messina, M., Zarantoniello, M., Giorgini, E., Zimbelli, A., Bruni, L., Parisi, G., Olivotto, I. and Tulli, F., 2019. Effects of graded dietary inclusion level of full-fat *Hermetia illucens* prepupae meal in practical diets for rainbow trout (*Oncorhynchus*

- innate immune system of gilthead seabream, *Sparus aurata*. *Aquaculture Reports*, 27(4), pp.101-347. DOI: 10.1016/j.aqrep.2022.101347
24. Hosseini Shekarabi, S.P., Shamsaie Mehrgan, M. and Banavreh, A., 2021. Feasibility of superworm, *Zophobas morio*, meal as a partial fishmeal replacer in fingerling rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss*, diet: growth performance, amino acid profile, proteolytic enzymes activity and pigmentation. *Aquaculture Nutrition*, 27(5), pp.1077-1088. DOI:10.1111/anu.13249
 25. Hung, S.S., 2017. Recent advances in sturgeon nutrition. *Animal Nutrition*, 3(3), pp.191-204. DOI: 10.1016/j.aninu.2017.05.005
 26. Hung, S.S.O., 1991. Nutrition and feeding of hatchery-produced juvenile white sturgeon (*Acipenser transmontanus*): an overview. In Proc. First International Symposium of Sturgeon, France, 65-77.
 27. Jabir, M.A.R., Jabir, S.A.R. and Vikineswary, S., 2012. Nutritive potential and utilization of super worm (*Zophobas morio*) meal in the diet of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) juvenile. *African Journal of Biotechnology*, 11(24), pp.6592-6598. DOI:
 28. Józefiak, A., Nogales-Mérida, S., Rawski, M., Kierończyk, B. and Mazurkiewicz, J., 2019. Effects of insect diets on the gastrointestinal tract health and growth performance of Siberian sturgeon (*Acipenser baerii* Brandt, 1869). *BMC Veterinary Research*, 15(1), pp.1-11. DOI: 10.1186/s12917-019-2070-y
 29. Kowalska, J., Rawski, M., Homska, N., Mikołajczak, Z., Kierończyk, B., Świątkiewicz, S. and Mazurkiewicz, J., 2022. The first insight into full-fat superworm (*Zophobas morio*) meal in guppy (*Poecilia reticulata*) diets: A study on multiple-choice feeding preferences and growth performance. *Annals of Animal*
 - molitor* meal in diets for European sea bass (*Dicentrarchus labrax* L.) juveniles: growth performance, whole body composition and in vivo apparent digestibility. *Animal Feed Science and Technology*, 220, pp.34-45. DOI:10.1016/j.anifeedsci.2016.07.003
 18. Gatlin, D.M., Barrows, F.T., Brown, P., Dabrowski, K., Gaylord, T.G., Hardy, R.W., Herman, E., Hu, G.S., Kroghdahl, A., Nelson, R., Overturf, K., Rust, M., Sealey, W., Skonberg, D., Souza, E.J., Stone, D., Wilson, R. and Wurtele, E., 2007. Expanding the utilization of sustainable plant products in aquafeeds: a review. *Aquaculture Research*, 38(6), pp.551-579. DOI: 10.1111/j.1365-2109.2007.01704.x
 19. Ghaly, A.E. and Alkoik, F.N., 2009. The yellow mealworm as a novel source of protein. *American Journal of Agricultural and Biological Sciences*, 4(4), pp.319-331. DOI:10.3844/ajabssp.2009.319.331
 20. Gholian, A., Hosseini-fard, S., M., Ghobadi, Shayan., Chengizi, R. and Manouchehri, H., 2020. The effect of turmeric (*Curcuma longa*) on blood parameters and histopathological study of liver, kidney and intestine in juvenile Stellate sturgeon (*Acipenser stellatus*). *Aquatic Nutrition*, 6, pp.24-11. DOI: 10.22124/janb.2021.19176.1129 [In Persian]
 21. Glencross, B.D., Booth, M. and Allan, G.L., 2007. A feed is only as good as its ingredients – a review of ingredient evaluation strategies for aquaculture feeds. *Aquaculture Nutrition*, pp.13, 17-34. DOI: 10.1111/j.1365-2095.2007.00450.x
 22. Hagstrum, D.W. and Subramanyam, B., 2009. Stored-product insect resource. AACC International Inc. 509p.
 23. Henry, M., Golomazou, E., Asimaki, A., Psafakis, P., Fountoulaki, E., Mente, E., Rumbos, C., Athanassiou, C. and Karapanagiotidis, I., 2022. Partial dietary fishmeal replacement with full-fat or defatted superworm (*Zophobas morio*) larvae meals modulates the

- Tomas- Vidal, A., Jover-Cerda, M., Oliva-Teles, A. and Peres, H., 2016. Meat and bone meal as partial replacement for fish meal in diets for gilthead seabream (*Sparus aurata*) juveniles: growth, feed efficiency, amino acid utilization, and economic efficiency. *Aquaculture*, 468(1), pp.271-277. DOI: 10.1016/j.aquaculture.2016.10.024
37. Mu, H., Shen, H., Liu, J., Xie, F., Zhang, W. and Mai, K., 2018. High level of dietary soybean oil depresses the growth and anti-oxidative capacity and induces inflammatory response in large yellow croaker *Larimichthys crocea*. *Fish and Shellfish Immunology*, 77, pp.465-473. DOI: 10.1016/j.fsi.2018.04.017
38. Muin, H., Taufek, N.M., Kamarudin, M.S. and Razak, S.A., 2017. Growth performance, feed utilization and body composition of Nile tilapia, *Oreochromis niloticus* (Linnaeus, 1758) fed with different levels of black soldier fly, *Hermetia illucens* (Linnaeus, 1758) maggot meal diet. *Iranian Journal of Fisheries Sciences*, 16(2), pp.567-577.
39. Naylor, R.L., Hardy, R.W., Bureau, D.P., Chiu, A., Elliot, M., Farrell, A.P., Forster, I., Gatlin, D.M., Goldburg, R.J., Hua, K. and Nichols, P.D., 2009. Feeding aquaculture in an era of finite resources. *Proceedings of the National Academy of Sciences*, 106(3), pp.15103-15110. DOI: 10.1073/pnas.0905235106
40. Norouzi, M., Pourkazemi, M., Keyvan, A., Fatemi, S.M.R. and Kazemi, B., 2008. Population genetic structure of stellate sturgeon (*Acipenser stellatus* Pallas, 1771) in the South Caspian Sea using microsatellite markers. *Journal of Fisheries and Aquatic Science*, 3(3), pp.158-166. DOI: 10.3923/jfas.2008.158.166
41. Oliva-Teles, A., Enes, P. and Peres, H., 2015. Replacing fishmeal and fish oil in industrial aquafeeds for carnivorous fish. *Feed and Feeding Practices in Aquaculture*, pp.203-233. DOI: Science, 22(1), pp.371-384. DOI: 10.2478/aoas-2021-0072
30. Kroeckel, S., Harjes, A.G.E., Roth, I., Katz, H., Wuertz, S., Susenbeth, A. and Schulz, C., 2012. When a turbot catches a fly: Evaluation of a pre-pupae meal of the Black Soldier Fly (*Hermetia illucens*) as fish meal substitute Growth performance and chitin degradation in juvenile turbot (*Psetta maxima*). *Aquaculture*, 364, pp.345-352. DOI: 10.1016/j.aquaculture.2012.08.041
31. Li, S., Ji, H., Zhang, B., Tian, J., Zhou, J. and Yu, H., 2016. Influence of black soldier fly (*Hermetia illucens*) larvae oil on growth performance, body composition, tissue fatty acid composition and lipid deposition in juvenile Jian carp (*Cyprinus carpio* var. Jian). *Aquaculture*, 465(4), pp.43-52. DOI: 10.1016/j.aquaculture.2016.08.020
32. Lock, E.R., Arsiwalla, T. and Waagbo, R., 2016. Insect larvae meal as an alternative source of nutrients in the diet of Atlantic salmon (*Salmo salar*) postsmolt. *Aquaculture Nutrition*, 22(6), pp.1202-1213. DOI: 10.1111/anu.12343
33. Magalhaes, R., Lopes, T., Martins, N., Díaz-Rosales, P., Couto, A., Pousao-Ferreira, P., Oliva-Teles, A. and Peres, H., 2016. Carbohydrases supplementation increased nutrient utilization in white seabream (*Diplodus sargus*) juveniles fed high soybean meal diets. *Aquaculture*, 463(4), pp.43-50. DOI: 10.1016/j.aquaculture.2016.05.019
34. Marono, S., Piccolo, G., Loponte, R., Di Meo, C., Attia, Y.A., Nizza, A. and Bovera, F., 2015. In vitro crude protein digestibility of *Tenebrio molitor* and *Hermetia illucens* insect meals and its correlation with chemical composition traits. *Italian Journal of Animal Science*, 14(3), pp.38-89. DOI: 10.4081/ijas.2015.3889
35. Mathisen, A.M., 2010. World aquaculture. FAO Fisheries and Aquaculture Technical Paper, 105p.
36. Moutinho, S., Martínez-Llorens, S.,

- Publications. 292 pp. [In Persian]
48. Rumbos, C.I. and Athanassiou, C.G., 2021. Insects as food and feed: If you can't beat them, eat them!'-To the magnificent seven and beyond. *The Journal of Insect Science*, 21(2), pp.9-10. DOI: 10.1093/jisesa/ieab019
 49. Rumbos, C.I. and Athanassio, C.G., 2021. The superworm, *Zophobas morio* (Coleoptera: Tenebrionidae): A 'sleeping giant' in nutrient sources. *The Journal of Insect Science*, 21(2), pp.13-21. DOI: 10.1093/jisesa/ieab014
 50. Sanchez-Muros, M., Barroso, F. and Manzano- Agugliaro, F., 2014. Insect meal as renewable source of food for animal feeding: a review. *Journal of Cleaner Production*, 65(3), pp.16-27. DOI: 10.1016/j.jclepro.2013.11.068
 51. Sankian, Z., Khosravi, S., Kim, Y.O. and Lee, S.M., 2018. Effects of dietary inclusion of yellow mealworm (*Tenebrio molitor*) meal on growth performance, feed utilization, body composition, plasma biochemical indices, selected immune parameters and antioxidant enzyme activities of mandarin fish (*Siniperca scherzeri*) juveniles. *Aquaculture*, 496, pp.79-87. DOI:10.1016/j.aquaculture.2018.07.012
 52. Schiavone, A., Dabbou, S., De Marco, M., Cullere, M., Biasato, I., Biasibetti, E., Capucchio, M.T., Bergagna, S., Dezzutto, D., Meneguz, M. and Gai, F., 2018. Black soldier fly larva fat inclusion in finisher broiler chicken diet as an alternative fat source. *Animal*, 12(10), pp. 2032-2039. DOI:10.1017/S1751731117003743
 53. Stathopoulou, P., Asimaki, A., Berillis, P., Vlahos, N., Levizou, E., Katsoulas, N., Karapanagiotidis, I.T., Rumbos, C.I., Athanassiou, C.G. and Mente, E., 2022. Aqua-Ento-Ponics: Effect of insect meal on the development of Sea Bass, *Dicentrarchus labrax*, in Co-Culture with lettuce. *Fishes*, 7(6), pp.397-410. DOI:10.3390/fishes7060397
 54. Suarez, J.A., Tudela, C., Davis, D., Daugherty, Z., Taynor, M., Glass, L., 10.1016/B978-0-08-100506-4.00008-8
 42. Paulino, R.R., Fortes-Silva, R., Prieto-Guevara, M.J., Rodrigues, E.J.D., Costa, L.S., Alves, A.P.D. C., Teles, A.O. and Rosa, P.V., 2020. Dietary lipid level and source affect metabolic responses in hybrid catfish (*Pseudoplatystoma reticulatum* × *Leiarius marmoratus*). *Aquaculture Research*, 51(4), pp.1567-1583. DOI:10.1111/are.14504
 43. Piccolo, G., Iaconisi, V., Marono, S., Gasco, L., Loponte, R., Nizza, S., Bovera, F. and Parisi, G., 2017. Effect of *Tenebrio molitor* larvae meal on growth performance, in vivo nutrients digestibility, somatic and marketable indexes of gilthead sea bream (*Sparus aurata*). *Animal Feed Science and Technology*, 226, pp.12-20. DOI: 0.1016/j.anifeedsci.2017.02.007
 44. Pinter, R., Fekete, G., Varga, Z.I., Gyuricza, C. and Alesksza, L., 2022. Evaluation of Organic Wastes as substrates for rearing *Zophobas morio*, *Tenebrio molitor*, and *Acheta domesticus* larvae as alternative feed supplements. *Journal of Central European Green Innovation*, 10(1), pp.143-156. DOI:10.33038/jcegi.3508
 45. Prachom, N., Boonyoung, S., Hassaan, M.S., El-Haroun, E. and Davies, S.J., 2021. Preliminary evaluation of superworm (*Zophobas morio*) larval meal as a partial protein source in experimental diets for juvenile Asian sea bass, *Lates calcarifer*. *Aquaculture Nutrition*, 27(24), pp.1304-1314. DOI:10.1111/anu.13269
 46. Rahimnejad, S., Yuan, X., Wang, L., Lu, K., Song, K. and Zhang, C., 2018. Chitooligosaccharide supplementation in low-fish meal diets for Pacific white shrimp (*Litopenaeus vannamei*): effects on growth, innate immunity, gut histology, and immune-related genes expression. *Fish and Shellfish Immunology*, 80, pp.405-415. DOI:10.1016/j.fsi.2018.06.025
 47. Razavi Shirazi, H., 1994. Technology of Marine Products. Naqshe Mehr

61. Uslu, A.A., Özel, O.T., Örnekci, G., Çelik, B., Çankrılıgil, E. C., Coskun, İ. and Şenel, G.U., 2023. Insect Larval Meal as A Possible Alternative to Fish Meal in Rainbow Trout (*Oncorhynchus mykiss*) Diets: Black Soldier Fly (*Hermetia illucens*), Mealworm (*Tenebrio molitor*). *Journal of Limnology and Freshwater Fisheries Research*, 9(1), pp.43-52. DOI: 10.17216/limnofish.1081945
62. Van Huis, A., Itterbeeck, J., Klunder, H., Mertens, E., Halloran, A., Muir, G. and Vantomme, P., 2013. Edible insects: future prospects for food and feed security, 171- 187.
63. Xiao, X., Jin, P., Zheng, L., Cai, M., Yu, Z., Yu, J. and Zhang, J., 2018. Effects of black soldier fly (*Hermetia illucens*) larvae meal protein as a fishmeal replacement on the growth and immune index of yellow catfish (*Pelteobagrus fulvidraco*). *Aquaculture Research*, 49(4), pp.1569-1577. DOI: 10.1111/are.13611
64. Yao, W., Zhang, C., Li, X., He, M., Wang, J. and Leng, X., 2020. The replacement of fish meal with fermented soya bean meal or soya bean meal in the diet of Pacific white shrimp (*Litopenaeus vannamei*). *Aquaculture Research*, 51(6), pp.2400-2409. DOI: 0.1111/are.14583
65. Zeitler, M.H., Kirchgessner, M. and Schwarz, F.J., 1984. Effects of different protein and energy supplies on carcass composition of carp (*Cyprinus carpio* L). *Aquacultur*, 36(1-2), pp.37-48. DOI: 10.1016/0044-8486(84)90052-8
- Hoenig, R., Buentello, A. and Beenetti, D.D., 2013. Replacement of fish meal by a novel non-GM variety of soybean meal in cobia, *Rachycentron canadum*: ingredient nutrient digestibility and growth performance. *Aquaculture*, 416, pp.328-333. DOI: 10.1016/j.aquaculture.2013.09.049
55. Tacon, A.G.J. and Metian, M., 2008. Global overview on the use of fish meal and fish oil in industrially compounded aquafeeds: trends and future prospects. *Aquaculture*, 285, pp.146-158. DOI:
56. Tacon, A.G. and Metian, M., 2015. Feed matters: satisfying the feed demand of aquaculture. *Reviews in Fisheries Science and Aquaculture*, 23(1), pp.1-10. DOI:10.1016/j.aquaculture.2008.08.015
57. Taufek, N.M., Aspani, F., Muin, H., Raji, A., Razak, Sh. and Alias, Z., 2016. The effect of dietary cricket meal (*Gryllus bimaculatus*) on growth performance, antioxidant enzyme activities, and haematological response of African catfish (*Clarias gariepinus*). *Fish Physiology and Biochemistry*, 18, pp.51-94. DOI: 10.1007/s10695-016-0204-8
58. Terova, G., Gini, E., Gasco, L., Moroni, F., Antonini, M. and Rimoldi, S., 2021. Effects of full replacement of dietary fishmeal with insect meal from *Tenebrio molitor* on rainbow trout gut and skin microbiota. *Journal of Animal Science and Biotechnology*, 12(1), pp.1-4. DOI:10.1186/s40104-021-00551-9
59. Tibbetts, S.M., Milley, J.E. and Lall, S.P., 2006. Apparent protein and energy digestibility of common and alternative feed ingredients by Atlantic cod, *Gadus morhua* (Linnaeus, 1758). *Aquaculture*, 261(4), pp.1314-1327. DOI: 10.1016/j.aquaculture.2006.08.052
60. Tschirner, M. and Simon, A., 2015. Influence of different growing substrates and processing on the nutrient composition of black soldier fly larvae destined for animal feed. *Journal of Insects as Food*, 1(3), pp.1-12. DOI: 10.3920/JIFF2014.0008