

## اثر سطوح مختلف زیره سیاه (*Carum carvi*) بر عملکرد رشد و برشی پارامترهای خونی در کپورمعمولی (*Cyprinus carpio*)

- **زهرا روحی\***: گروه شیلات، دانشکده شیلات و محیط‌زیست، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان،  
صدوقپستی: ۴۸۷-۴۹۱۷۵
- **محمد رضا ایمانپور**: گروه شیلات، دانشکده شیلات و محیط‌زیست، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان،  
صدوقپستی: ۴۸۷-۴۹۱۷۵
- **ولی‌الله جعفری**: گروه شیلات، دانشکده شیلات و محیط‌زیست، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان،  
صدوقپستی: ۴۸۷-۴۹۱۷۵
- **وحید تقی‌زاده**: گروه شیلات، دانشکده شیلات و محیط‌زیست، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان،  
صدوقپستی: ۴۸۷-۴۹۱۷۵

تاریخ دریافت: آذر ۱۳۹۲      تاریخ پذیرش: فوریه ۱۳۹۳

### چکیده

در این پژوهش اثر استفاده از پودر زیره‌سیاه به عنوان افزودنی طبیعی غذایی، بر رشد و برشی پارامترهای خونی کپورمعمولی ( $2/457 \pm 0.057$  گرم) مطالعه شد. ماهیان در چهار گروه در سطوح مختلف،  $0.0/0.05$  حاوی زیره‌سیاه در صد مدت ۱۰ هفته تعذیه شدند. مکمل غذایی زیره سیاه رشد ماهیان را نسبت به رژیم غذایی شاهد به‌طور معنی‌داری افزایش داد ( $P < 0.05$ ). نتایج نشان داد که ماهیان تعذیه شده با جیره حاوی  $1\%$  زیره سیاه به‌طور معنی‌داری بالاترین عملکرد رشد (افزایش وزن، افزایش نرخ رشد و پیوسته) را داشتند ( $P < 0.05$ ) و کمترین رشد ماهیان در گروه شاهد مشاهده شد. ضریب تبدیل غذا به‌طور معنی‌داری در جیره  $1\%$  زیره‌سیاه کاهش یافت ( $P < 0.05$ ). گلوبول‌های سفید در ماهیان تعذیه شده با زیره‌سیاه در مقایسه با گروه شاهد به‌طور معنی‌داری کاهش یافت ( $P < 0.05$ ). میزان گلوبول‌های قرمز، هماتوکریت و هموگلوبین در بین گروه‌های مورد آزمایش تفاوت معنی‌داری نداشت ( $P > 0.05$ ). علاوه بر این، بین پارامترهای بیوشیمیایی خون در ماهیان تعذیه شده با زیره‌سیاه در مقایسه با گروه شاهد تفاوت معنی‌داری وجود داشت ( $P < 0.05$ ). بالاترین سطوح گلوکز و کلسیتروول در گروه شاهد و بالاترین میزان پروتئین کل در جیره  $1\%$  زیره‌سیاه مشاهده شد. نتایج این مطالعه نشان داد که افزودن  $1\%$  زیره‌سیاه به جیره ماهی می‌تواند عملکرد رشد را افزایش دهد و سلامتی ماهی را ارتقاء بخشد.

**کلمات کلیدی:** عملکرد رشد، خون، گیاهان دارویی، زیره سیاه، کپورمعمولی



## مقدمه

زیست ندارد (Gabor و همکاران، ۲۰۱۲b؛ Gabor و همکاران، ۲۰۱۱).

گزارش‌های متعددی در خصوص اثرات مکمل‌های گیاهی بر عملکرد رشد ماهیان مختلف به وسیله محققان گزارش شده است. به عنوان مثال می‌توان به اثر رژیم غذایی سرخارگل (Bohlouli Oskoii) و همکاران، ۲۰۱۲ در قزل‌آلای رنگین کمان، زیره سبز (Yilmaz و همکاران، ۲۰۰۶) و سیر (Ndong و Fall، ۲۰۱۱) در تیلاپیا، رازیانه (Yamawaki و همکاران، ۱۹۸۶) و شبدر (Hajibeglou و Sudagar، ۲۰۱۰) در کپور معمولی اشاره کرد.

زیره سیاه (*Carum carvi*) گونه‌ای با پراکنش جهانی با سابقه دارویی از دوران باستان (Sambhu و Jayaprakas، ۱۹۹۶)، در نواحی شمالی خراسان، کرمان و شرق زاگرس می‌روید (قهرمان، ۱۳۷۲). این گیاه محرك قوی است (Ahmad و Tawwab، ۲۰۱۱)، مقدر و همکاران، ۱۳۸۸). دانه‌های زیره‌سیاه دارای فعالیت ضدقارچی و ضدمیکروبی دارد و می‌تواند احساس نفخ یا سیری مربوط به سوء هاضمه را کاهش دهد، که باعث می‌شود برای ارتقاء رشد ماهی استفاده شود (Ahmad و Abdel Tawwab، ۲۰۱۱). تقریباً ۳۰٪ ترکیب در این گیاه وجود دارد که کاروون و لیمونن حدوداً ۹۵٪ آن‌ها را تشکیل می‌دهد (Sambhu و Jayaprakas، ۱۹۹۶). اثرات این گیاه بر رشد تیلاپیا تأیید شده است (Khajeali و همکاران، ۲۰۱۲؛ Ahmad و Tawwab، ۲۰۱۱).

کپور معمولی به علت ویژگی‌های منحصر به‌فرد پرورشی در اکثر کشورهای دنیا کشت شده و در ایران نیز به عنوان یکی از گونه‌های با اهمیت اقتصادی بالا و پر طرفدار در اکثر مناطق کشور کشت می‌شود (علیشاهی و همکاران، ۱۳۹۰). رشد این ماهی به گونه، اندازه، عوامل محیطی، روش پرورش، تراکم، کیفیت و کمیت غذا بستگی دارد (Bascinar و همکاران، ۱۹۶۶؛ Alikunhi، ۲۰۱۱). کپور در دمای ۲۰-۲۵ درجه سانتی گراد کمترین غذاگیری را دارد (Mir و Khan، ۲۰۱۲).

تاكنون مطالعه‌ای به منظور بررسی اثر پودر زیره سیاه در رژیم غذایی بر رشد کپور معمولی تعیین سطح بهینه پودر زیره سیاه در رژیم غذایی و این مطالعه تعیین سطح بهینه پودر زیره سیاه در رژیم غذایی و تأثیر آن بر عملکرد رشد و برخی پارامترهای خونی کپور معمولی می‌باشد.

در بسیاری از کشورها، آبزی پروری نقش مهمی در بهبود کیفیت تغذیه دارد. میزان تولید این صنعت به طور چشمگیری بیش از دهه گذشته افزایش یافته است (Bohlouli Oskoii و همکاران، ۲۰۱۲). آبزی پروری موفق و پایدار بستگی به این دارد که خوراک از لحاظ اقتصادی قابل دسترس و برگرفته از محیط باشد. خوراک هزینه اصلی آبزی پروری است که ۵۰-۶۰٪ هزینه کل کارگاه را شامل می‌شود. رشد صنعت آبزی پروری نیازمند طراحی غذاهای خاص برای تولید ویژه است (Khajeali و همکاران، ۲۰۱۲). محیط‌های پرورشی همواره دارای عوامل استرس‌زا مانند تراکم بالا، حمل و نقل، دستگاری و تغییر ماهیان می‌شود (Harikrishnan و همکاران، ۲۰۱۱). هورمون‌ها و درمان دارویی با استفاده از آنتی‌بیوتیک‌ها و چندین مواد شیمیایی دیگر به عنوان محرك رشد، ضدبacterی و اهداف دیگر در حیوانات آبزی آزمایش شده است (Lee و همکاران، ۲۰۱۲؛ Imanpoor و همکاران، ۲۰۱۱؛ Harikrishnan و همکاران، ۱۹۹۹؛ Masahiro، ۲۰۱۱)، اما به دلیل اثرات باقی‌مانده در عضله ماهی و نیز میگو و عدم رغبت مصرف کنندگان (Khajeali و همکاران، ۲۰۱۲؛ Harikrishnan و همکاران، ۲۰۱۱)، استفاده از آن‌ها در تولید آبزیان توصیه نمی‌شود (Lee و همکاران، ۲۰۱۲). سازمان بهداشت جهانی استفاده از گیاهان و گیاهان دارویی را جهت جایگزین یا به حداقل رساندن استفاده از مواد شیمیایی تشویق می‌کند (Khajeali و همکاران، ۲۰۱۲).

گیاهان دارویی و معطر سال‌ها است که به عنوان ادویه‌جات در خوراک بشر (Yilmaz و همکاران، ۲۰۱۲؛ Mostafa و همکاران، ۲۰۰۹) و به عنوان افزودنی‌های دارویی جهت افزایش استفاده از انرژی، بهبود عملکرد رشد و نیز منبع جدیدی از پروتئین برای حیوانات به کار می‌رود (Gabor و همکاران، ۲۰۱۲a؛ Mostafa و همکاران، ۲۰۰۹). عصاره یا فراورده‌های گیاهان دارویی به عنوان ضداسترس، محرك رشد و اشتها، ضدمیکروب، رنگدانه و محرك اینمی گزارش شده است (Yilmaz و همکاران، ۲۰۱۲؛ Citarasu و همکاران، ۲۰۰۲؛ Citarasu و همکاران، ۲۰۱۱). مزیت عمده استفاده گیاهان این است که طبیعی‌هستند و محدودیتی برای سلامتی انسان، ماهیان یا محیط-



## مواد و روش‌ها

هپارینه نگهداری و به بیمارستان طالقانی انتقال داده شد. برای آنالیز بیوشیمیایی، نمونه‌های خون فوراً در دمای اتاق سانتریفیوژ و پلاسمای جدا شده و در دمای ۲۰-درجه سانتی‌گراد تا زمان آنالیز نگهداری شد.

برای تجزیه و تحلیل داده‌ها از نرم‌افزار SPSS 16 استفاده گردید. به منظور مقایسه آماری نتایج به دست آمده از آزمون واریانس یک‌طرفه و آزمون دانکن استفاده شد.

## نتایج

شاخص‌های رشد در جدول ۱ نشان داده شده است. در این مطالعه، فاکتورهای رشد به طور معنی‌داری ( $P < 0.05$ ) با مکمل غذایی زیره‌سیاه در مقایسه با گروه شاهد بهبود یافت. به طوری که ماهیان تغذیه شده با سطح ۱٪ زیره سیاه، عملکرد رشد بهتری در مقایسه با گروه شاهد و دیگر تیمارها داشتند. جدول ۲ مقادیر شاخص‌های هماتولوژی کپورمعمولی را در پایان آزمایش نشان می‌دهد. در این مطالعه، میزان گلبول‌های سفید در بین گروه‌های تغذیه شده با زیره سیاه و گروه شاهد تفاوت معنی‌داری ( $P < 0.05$ ) وجود داشت. به طوری که بیشترین میزان آن در گروه شاهد مشاهده شد. سایر پارامترهای هماتولوژی در بین تیمارها با گروه شاهد تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد ( $P > 0.05$ ).

مطالعه پارامترهای بیوشیمیایی خون کپورمعمولی نشان داد که میزان گلوکز در ماهیان تغذیه شده با جیره حاوی زیره سیاه در مقایسه با گروه شاهد تفاوت معنی‌داری داشت ( $P < 0.05$ ). میانگین پروتئین کل در همه تیمارها در مقایسه با گروه شاهد افزایش معنی‌داری نشان داد ( $P < 0.05$ ). میزان کلسیتروول در همه تیمارها در مقایسه با گروه شاهد کاهش معنی‌داری داشت ( $P < 0.05$ ). به طوری که بیشترین میزان کلسیتروول در گروه شاهد مشاهده شد (جدول ۳).

این پژوهش در تابستان ۱۳۹۲ در مرکز تحقیقات آبزی پروری شهریاری‌فضلی برآبادی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان به مدت ۱۰ هفته انجام شد.

**تهیه جیره غذایی:** زیره سیاه از بازار محلی تهیه و به صورت پودر شده از الک با سایز مش ۱۵۰ میکرومتر عبور داده شد. چهار تیمار با سطوح مختلف صفر، ۵، ۱۰ و ۱۵ گرم زیره سیاه در یک کیلوگرم غذا تهیه شد. مواد تشکیل دهنده هر تیمار با اضافه کردن مقداری آب گرم ترکیب شده، خمیره‌ای تهیه شده از چرخ گوشت عبور داده شدند و پلت‌های مورد آزمایش ساخته شد. پلت‌های مرطوب در دمای اتاق به مدت ۲ روز خشک شدند (Mostafa و همکاران، ۲۰۰۹).

**تهیه ماهی:** در این مطالعه، تعداد ۱۸۰ قطعه ماهی کپورمعمولی ( $0.057 \pm 0.057$  گرم) از کارگاه تکثیر و پرورش سیجووال در استان گلستان تهیه شد و به مدت دو هفته آداپتاسیون انجام شد. آزمایش به صورت کاملاً تصادفی با چهار تیمار و سه تکرار در هر سطح، به مدت ۱۰ هفته انجام شد. در هر آکواریوم ۱۵ قطعه ماهی قرار گرفت. هر تیمار به میزان ۰.۳٪ وزن بدن، ۴ بار در روز تغذیه می‌شدند. هر دو هفته، ماهیان هر تیمار وزن و مقدار غذاده‌ی براساس آن تنظیم می‌شد.

**پارامترهای رشد:** همه ماهیان در هر گروهی به وسیله ترازو دیجیتالی وزن شدند و میزان افزایش وزن (WG)، نرخ رشد ویژه (SGR)، ضریب تبدیل غذا (FCR) و ضریب چاقی (CF) با استفاده از فرمول‌های زیر به عنوان شاخص‌های عملکرد رشد محاسبه گردید (Misra و همکاران، ۲۰۰۶):

$$\begin{aligned} \text{FCR} &= (\text{میزان افزایش وزن} / \text{میزان غذا دهی}) \\ \text{WG} &= (\text{وزن اولیه} - \text{وزن نهایی}) / (\text{وزن اولیه} - \text{وزن نهایی}) \\ \text{CF} &= [(\text{طول کل}) / \text{وزن بدن}]^{0.01} \\ \text{SGR} &= [\text{روزهای تغذیه شده} \times \ln(\text{وزن نهایی} / \text{وزن اولیه})] \end{aligned}$$

**سنجهش بیوشیمیایی و هماتولوژیکی:** به منظور آنالیز هماتولوژی، نمونه‌های خون با قطع ساقه دمی در لوله‌های

جدول ۱: تغییرات پارامترهای رشد در کپورمعمولی تغذیه شده از جیره‌های مکمل شده با سطوح مختلف پودر زیره‌سیاه

شاخص رشد	شاهد	٪ زیره‌سیاه	٪ زیره‌سیاه	٪ زیره‌سیاه	٪ زیره‌سیاه
میزان افزایش وزن	$4/131 \pm 0/159^b$	$4/727 \pm 0/244^a$	$5/174 \pm 0/297^a$	$4/936 \pm 0/374^a$	
نرخ رشد ویژه	$1/405 \pm 0/044^c$	$1/512 \pm 0/041^b$	$1/630 \pm 0/059^a$	$1/563 \pm 0/039^{ab}$	
ضریب تبدیل غذا	$2/078 \pm 0/786^a$	$1/855 \pm 0/094^b$	$1/59 \pm 0/094^c$	$1/733 \pm 0/126^{bc}$	
ضریب چاقی	$1/271 \pm 0/085^c$	$1/392 \pm 0/071^{bc}$	$1/573 \pm 0/036^a$	$1/423 \pm 0/059^b$	

تذکر: حروف غیر مشابه در هر ردیف نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار در سطح  $P < 0.05$



جدول ۲: تغییرات پارامترهای هماتولوژیکی در کپور معمولی تغذیه شده از جیره‌های مکمل شده با سطوح مختلف پودر زیره‌سیاه

شاخص هماتولوژی	شاهد	%٪/۰/۵	%٪/زیره‌سیاه	%٪/زیره‌سیاه	٪/۱/۵
گلوبول سفید (۱۰۰ میلی‌متر مکعب ×)	۱۳۰۵۰±۲۱۲/۱۳ <sup>a</sup>	۱۰۵۰۰±۴۲۴/۲۶۴ <sup>b</sup>	۱۱۲۵۰±۶۳۶/۳۹۶ <sup>b</sup>	۱۱۳۵۰±۹۱۹/۲۳۹ <sup>b</sup>	
گلوبول قرمز (۱۰۰ میلی‌متر مکعب ×)	۱/۸۷۵±۰/۰۶۴ <sup>a</sup>	۱/۷۳۵±۰/۱۶۳ <sup>a</sup>	۱/۸۶±۰/۰۹۹ <sup>a</sup>	۱/۷۶۵±۰/۱۴۸ <sup>a</sup>	
هموگلوبین (گرم/دسی‌لیتر)	۱۰/۲۰±۰/۷۰۷ <sup>a</sup>	۹/۲۵±۰/۶۳۶ <sup>a</sup>	۹/۳۵±۰/۳۵۴ <sup>a</sup>	۹/۲۵±۰/۹۱۹ <sup>a</sup>	
هماتوکریت (%)	۳۱/۹±۱/۴۱۴ <sup>a</sup>	۲۸/۸۵±۲/۸۹۹ <sup>a</sup>	۳۱/۱۵±۰/۹۱۹ <sup>a</sup>	۲۹/۷±۲/۴۰۴ <sup>a</sup>	

تذکر: حروف غیر مشابه در هر ردیف نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار در سطح  $P < 0.05$ 

جدول ۳: تغییرات پارامترهای بیوشیمیایی در کپور معمولی تغذیه شده از جیره‌های مکمل شده با سطوح مختلف پودر زیره‌سیاه

شاخص بیوشیمیایی	شاهد	%٪/۰/۵	%٪/زیره‌سیاه	%٪/زیره‌سیاه	٪/۱/۵
گلوکز (میلی‌گرم/دسی‌لیتر)	۱۱۷/۴۷±۴/۹۶ <sup>a</sup>	۱۱۱/۱۴±۰/۳۰۹ <sup>ab</sup>	۱۰۸/۲۶±۱/۷۹۵ <sup>b</sup>	۱۰۳/۷۸±۳/۳۰۷ <sup>b</sup>	
کلسیتروول (میلی‌گرم/دسی‌لیتر)	۲۱۰/۴۲±۱۵/۹۰۹ <sup>a</sup>	۱۸۶/۸۳±۵/۸۹ <sup>ab</sup>	۱۷۶/۶۷±۴/۷۱۴ <sup>b</sup>	۱۸۵/۸۳±۱/۱۷۸ <sup>ab</sup>	
پروتئین کل (گرم/دسی‌لیتر)	۳/۲۱۲±۰/۰۳۱ <sup>b</sup>	۴/۷۲۸±۰/۲۴۳ <sup>a</sup>	۴/۳۳۲±۰/۱۴۴ <sup>a</sup>	۳/۷۵۲±۰/۲۷۳ <sup>b</sup>	

تذکر: حروف غیر مشابه در هر ردیف نشان‌دهنده اختلاف معنی‌دار در سطح  $P < 0.05$ 

ترشحی صfra و لوزالمعده دارند (Platel و همکاران، ۲۰۰۲). اثر مفید زیره سیاه ممکن است به دلیل محتوای ۷-۳٪ اسانس ضروری باشد که بیشترین مقدار آن کاروون (۰.۸۵-۰.۵۰٪) و لیمومن (۰.۳۰-۰.۲۰٪) است (Ahmad و Tawwab، ۲۰۱۱). همچنین حاوی ترکیبات حیاتی از جمله ویتامین E، اسیدهای چرب ضروری و غیره می‌باشد (El-Latif و Abd، ۲۰۰۴)، و این ترکیبات ممکن است که نقش ارتقاء‌دهنده رشد را داشته باشند.

فاکتورهای خونی به عنوان شاخص فیزیولوژیکی و یا شاخصی برای واکنش‌های استرس‌زا نسبت به تغییرات دورنی بدن و نیز وضعیت سلامتی ماهی می‌باشند (Diwan و Krishnan، ۱۹۹۸؛ Cataldi و همکاران، ۲۰۱۱؛ Krishnan و Matalene، ۲۰۱۱). در این مطالعه، میزان گلوبول‌های سفید در گروههای تیمار شده با زیره سیاه کاهش معنی‌داری را نشان داد ( $P < 0.05$ ) که با مطالعه Hajibeglou و Sudagar (۲۰۱۰) مغایرت دارد. افزایش تعداد گلوبول‌های سفید ممکن است نشان‌دهنده وجود التهاب در ارگانیسم باشد (Czech و همکاران، ۲۰۰۹)، بنابراین مکمل غذایی زیره سیاه به کاهش تعداد گلوبول‌های سفید و در نتیجه رسیدن به مصنویت خوب کمک می‌کند. سایر شاخص‌های هماتولوژیکی در بین تیمارهای مختلف تفاوت معنی‌داری نداشت ( $P > 0.05$ ). این نتایج با مطالعه عالیشاهی و همکاران (Sheikhzadeh و همکاران، ۲۰۱۱) مطابقت دارد. گلوکز نیز به عنوان یک منبع انرژی برای تمام سلول‌های بدن به طور دائم مورد نیاز است و همچنین گلوکز موجود در

## بحث

گیاهان دارویی به منظور افزایش عملکردهای مختلف مانند محرك رشد (Shalaby و همکاران، ۲۰۰۶)، اشتها، ضداسترس (Citarasu و همکاران، ۲۰۱۰)، عملکردهای ایمنی (Dorucu و همکاران، ۲۰۰۹؛ Dögenci و همکاران، ۲۰۰۳)، رنگ گوشت، میزان هج تخم، وضعیت خونی و بیوشیمیایی و نیز افزایش مقاومت به بیماری در ماهیان پرورشی به دلیل ترکیبات فعال مختلف گزارش شده است (Yilmaz و همکاران، ۲۰۱۲).

در این مطالعه، رشد ماهیان به طور معنی‌داری با مکمل غذایی زیره سیاه در مقایسه با تیمار شاهد (جدول ۱) ارتقاء یافت و بالاترین رشد در تیمار ۱٪ زیره سیاه مشاهده شد که با یافته‌های Ahmad و Tawwab (۲۰۱۱) در استفاده از پودر زیره سیاه در جیره غذایی تیلاپیا مطابقت دارد. این نتایج مطابق با مطالعه Yilmaz و همکاران (۲۰۰۶) بود که در یافتن ماهیان کپور معمولی تغذیه شده با مکمل غذایی رازیانه به طور معنی‌داری به بالاترین رشد از این جیره می‌رسند. Gabor و همکاران (۲۰۱۲b)، نشان دادند که ماهیان کپور معمولی تغذیه شده با مکمل‌های گیاهی در مقایسه با گروه شاهد عملکرد رشد بهتری داشتند.

افزایش رشد در مکمل غذایی زیره سیاه ممکن است به دلیل افزایش جذب مواد مغذی منجر به بهبود مصرف غذا باشد که در واقع موجب رشد بهتر می‌شود. ادویه‌ها برای تحریک هضم مناسب هستند و اثر تحریک کنندگی بالایی بر فعالیت آنزیمی



ضد میکروبی دارند و می‌توانند احساس سیری مربوط به سوء‌هضم را کاهش دهند (Abdel Tawwab و Ahmad، ۲۰۱۱). بیزگی‌های ذکر شده باعث می‌شود که زیره سیاه، مکمل مناسبی برای افزودن در رژیم غذایی بهمنظور ارتقاء رشد ماهی معرفی شود.

## منابع

۱. علیشاھی، م.; سلطانی، م.; مصباح، م. و اسماعیلی راد، ا. ۱۳۹۰. تأثیر تجویز خوارکی عصاره خار مریم (*Silybum marianum*) بر پاسخ‌های ایمنی ماهی کپور معمولی. مجله تحقیقات دامپزشکی. دوره ۶۶، شماره ۳، صفحات ۲۵۵ تا ۲۶۳.
۲. قهرمان، ا. ۱۳۷۲. فلور رنگی ایران. جلد اول، انتشارات موسسه تحقیقات جنگل‌ها و مراتع کشور. صفحات ۲۳۴ تا ۲۳۵.
۳. مقتدر، م؛ ایرج منصوری، ع؛ سالاری، ح. و فرهمند، آ. ۱۳۸۸. شناسایی ترکیب‌های شیمیایی و بررسی اثر ضدمیکروبی انسان بدز زیره (*Bunium persicum* Boiss.). فصلنامه تحقیقات گیاهان دارویی و معطر ایران. جلد ۲۵، شماره ۱، صفحات ۲۰ تا ۲۸.
4. Abd El-Latif, S.A.; El-Yamany, A.T. and Edaly, A.F., 2004. Evaluation of using different levels and sources of medicinal herbs in growing Japanese quail diets. Egyptian Journal of Nutrition and Feeds. Vol. 7, No. 1, pp: 69-81.
5. Ahmad, M.H. and Abdel Tawwab, M., 2011. The use of caraway seed meal as a feed additive in fish diets: growth performance, feed utilization, and whole-body composition of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) fingerlings. Aquaculture. Vol. 314, pp: 110-114.
6. Al-Dubakel, A.Y.; Al-Mhawe, B.H.; Majeed, M.F. and Shaeyal, L.W., 2012. Preliminary study on the effect of dietary black seed (*Nigella sativa*) on growth and blood glucose of common carp (*Cyprinus carpio*) fingerlings. Journal of Agricultural Research. Vol. 1, No. 2, pp: 41-51.
7. Alikunhi, K.H., 1966. FAO Fish. Synopsis, Vol. 31, No. 1, pp: 73-79.
8. Artacho, P.; Soto-Gamboa, M.; Verdugo, C. and Nespolo, R.F., 2007. Blood biochemistry reveals malnutrition in black srm یکی از متابولیت‌های اصلی در سوخت‌وساز کربوهیدرات‌هاست (Artacho و همکاران، ۲۰۰۷). برخی از نویسنده‌گان افزایش میزان گلوکز را به دلیل ضعف و یا حتی وجود یک بیماری در جاندار می‌دانند (Lawrence و Davis، ۱۹۹۷). بنابراین میزان گلوکز سرم به طور گستره‌ای به عنوان شاخصی برای استرس در ماهی می‌باشد (Turan و همکاران، ۲۰۰۷). میزان گلوکز در ماهیان تیمار شده در مقایسه با گروه شاهد به طور معنی‌داری کاهش یافت ( $P < 0.05$ ). این نتیجه با مطالعه Al-Dubakel و همکاران (۲۰۱۲) مغایرت دارد. آن‌ها نشان دادند که ماهیان کپور معمولی تغذیه شده با سیاه دانه در مقایسه با گروه شاهد به طور معنی‌داری بالاترین میزان گلوکز را داشتند ( $P < 0.05$ ). بیشترین بخش پروتئین سرم در کبد سنتز می‌شود که می‌تواند به عنوان شاخص عملکرد کبد استفاده شود. کاهش پروتئین کل و بیزگی بارز بسیاری از بیماری‌ها است و ممکن است به دلیل بیماری کبدی، کاهش جذب یا از دست دادن پروتئین رخ دهد (Bernet و همکاران، ۲۰۰۱). بنابراین، افزایش سطح پروتئین‌ها شاخص مناسبی برای بررسی وضعیت ایمنی ماهی می‌باشد (Siwicki و همکاران، ۱۹۹۴). پروتئین کل در همه تیمارها در مقایسه با گروه شاهد افزایش معنی‌داری نشان داد ( $P < 0.05$ ). به طوری که بیشترین سطح آن مربوط به تیمار ۱. زیره سیاه می‌باشد. این نتایج با مطالعه Sudagar و Hajibeglou (۲۰۱۰) مطابقت دارد. افزایش پروتئین پلاسمای کبدی را نشان می‌دهد.
۹. کلستروول ترکیبی ضروری برای ساختار غشاء سلولی است. کلستروول برای مشاهده وضعیت تغذیه‌ای در جانوران اندازه‌گیری می‌شود. افزایش غلظت کلستروول در سرم خون می‌تواند در نتیجه آسیب به کبد یا سندرم کلیه باشد (Sancho و همکاران، ۱۹۹۷؛ Wedelaar Bonga و همکاران، ۱۹۹۷) و Imanpoor (۲۰۱۱) با مطالعه اثر غلظت تحت کشندگان کلرامین T در کپور معمولی، نشان دادند که سطوح کلستروول در تیمارها در مقایسه با گروه شاهد به طور معنی‌داری کاهش یافت ( $P < 0.05$ ) که با نتایج این مطالعه مطابقت دارد. طبق نتایج به دست آمده کمترین سطح کلستروول در تیمار ۱٪ زیره سیاه مشاهده شد. در پایان می‌توان گفت، نتایج مربوط به پارامترهای خونی نشان می‌دهند که زیره سیاه اثرات مفیدی بر سلامت کپور معمولی دارد. علاوه بر این، زیره سیاه ترشح معده و اشتها را افزایش می‌دهد و در درمان اختلال‌های گوارشی استفاده می‌شود. انسان و دانه‌های آن فعالیت ضدقارچی و



17. Davis, D.A. and Lawrence, A.L., 1997. World Aquaculture Society, Baton Rouge, Louisiana, USA, Crustacean Nutrition. Vol. 6, pp: 150-163.
18. Diwan, A.D. and Krishnan, L., 2011. Levels of cholesterol in blood serum and gonads in relation to maturation in *Etroplus suratensis*. Central Marine Fisheries Reaserch Institute. Cochin 682031, pp: 241-245.
19. Dorucu, M.; Colak, S.O.; Ispir, U.; Altinterim, B. and Celayir, Y., 2009. The effect of black cumin seeds, *Nigella sativa*, on the immune response of rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss*. Mediterranean Aquaculture Journal. Vol. 2, No. 1, pp: 27-33.
20. Dügenci, S.K.; Arda, N. and Candan, A., 2003. Some medicinal plants as immunostimulant for fish. Journal of Ethnopharmacology. Vol. 88, No. 1, pp: 99-106.
21. Gabor, E.F.; Sara, A.; Bentea, M.; Creta, C. and Baciu, A., 2012a. The effect of phytoadditive combination and growth performances and meat quality in rainbow trout. Animal Science and Biotechnologies. Vol. 45, No. 2, pp: 43-57.
22. Gabor, E.F.; Sara, A.; Bentea, M.; Creta, C. and Baciu, A., 2012b. The effect on phytoadditive combinations on growth and consumption indices and resistance to *Aeromonas hydrophila* in common carp (*Cyprinus carpio*) juveniles. Animal Science and Biotevhnologies. Vol. 45, No. 2, pp: 48-52.
23. Gabor, E.F.; Sara, A.; Molnar, F. and Bentea, M., 2011. The influence of some phytoadditives on growth performance and meat quality in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). Animal Science and Biotechnologies. Vol. 44, No. 2, pp: 13-18.
24. Harikrishnan, R., Balasundaram, C. and Heo, M.S. 2011. Impact of plant products on innate and adaptive immune system of cultured finfish and shellfish. Aquaculture. Vol. 317, pp: 1-15.
25. Imanpoor, M.R.; Ahmadi, A.R. and Kabir, M., 2011. Effects of sub lethal concentration of Chloramin T on growth, survival, hematocrit and some blood biochemical parameters in common carp fry (*Cyprinus carpio*). AACL Bioflux. Vol. 4, No. 3, pp: 280-291.
26. Jayaprakas, V. and Sambhu, C., 1996. Growth response of white prawn, *Penaeus necked swans (*Cygnus melanocoryphus*) living in a conservation priority area. Comparative biochemistry and Physiology. Vol. 146, pp: 283-290.*
9. Bascinar, N.; Okumus, I.; Bascinar, N.S. and Saglam, H.E., 2001. The influence of daily feeding frequency on growth and feed consumption of rainbow trout fingerlings (*Oncorhynchus mykiss*) reared at 18.5-22.5°C. Israeli Journal of Aquaculture Bamidge. Vol. 52, No. 2, pp: 80-83.
10. Bernet, D.; Schmidt, H.; Wahli, T. and Burkhardt-Holm, P., 2001. Effluent from a sewage treatment works causes changes in serum chemistry of brown trout (*Salmo trutta*). Ecotoxicology and Environmental Safety. Vol. 48, No. 2, pp: 140-147.
11. Bohlouli Oskoii, S.; Tahmasebi Kohyani, A.; Parseh, A.; Salati, A.P. and Sadeghi, E., 2012. Effects of dietary administration of *Echinacea purpurea* on growth indices and biochemical and hematological indices in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) fingerlings. Fish Physiology and Biochemistry. Vol. 38, pp: 1029-1034.
12. Cataldi, E.; Di Marco, P.; Mandich, A. and Cataudella, S., 1998. Serum parameters of Adriatic sturgeon *Acipenser naccarii*, effects of temperature and stress. Journal of Comparative biochemical and Physiological. Vol. 121, pp: 351-354.
13. Citarasu, T., 2010. Herbal biomedicines: a new opportunity for aquaculture industry. Aquaculture International. Vol. 18, No. 3, pp: 403-414.
14. Citarasu, T.; Babu, M.M.; Punitha, S.M.J.; Venket Ramalingam, K. and Marian, M.P., 2001. Control of pathogenic bacteria using herbal biomedicinal products in the larviculture system of *Penaeus monodon*. International Conference on Advanced Technologies in Fisheries and Marine Sciences, MS University, India. 113 p.
15. Citarasu, T.; Sekar, R.R.; Babu, M.M. and Marian, M.P., 2002. Developing Artemia enriched herbal diet for producing quality larvae in *Penaeus monodon*. Asian Fisheries Science. Vol. 15, pp: 21-32.
16. Czech, A.; Kowalcuk, E. and Grela, E.R., 2009. The effect of an herbal extract used in pig fattening on the animals performance and blood components. Annals Universitatis Mariae Curie-Skodowska. Vol. 27, No. 2, pp: 25-33.



- E., 1997. Sub lethal effects of an organophosphate insecticide on the European eel (*Anguilla anguilla*). Ecotoxicology and Environmental Safety. Vol. 36, pp: 57-65.
37. Shalaby, A.M.; Khattab, Y.A. and Abdel Rahman, A.M., 2006. Effects of garlic (*Allium sativum*) and chloramphenicol on growth performance, physiological parameters and survival of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*). Journal Venomous Animals and Toxins. Vol. 12, No. 2, pp: 172-201.
38. Sheikhzadeh, N.; Soltani, M.; Ebrahimzadeh-Mousavi, H.A.; Shahbazian, N. and Norouzi, M., 2011. Effects of *Zataria multiflora* and *Eucalyptus globulus* essential oils on haematological parameters and respiratory burst activity in *Cyprinus carpio*. Iranian Journal of Fisheries Sciences. Vol. 10, No. 2, pp: 316-323.
39. Sivaram, V.; Babu, M.M.; Citarasu, T.; Immanuel, G.; Murugadass S. and Marian, M.P., 2004. Growth and immune response of juvenile greasy groupers (*Epinephelus tauvina*) fed with herbal antibacterial active principle supplemented diets against *Vibrio harveyi* infections. Aquaculture. Vol. 237, pp: 9-20.
40. Siwicki, A.K.; Anderson, D.P. and Rumsey, G.L., 1994. Dietary intake of Immuno stimulants by rainbow trout affects non specific immunity and protection against furunculosis. Veterinary Immunology and Immunopathology. Vol. 41, pp: 125-139.
41. Sudagar, M. and Hajibeglu, A., 2010. Immune response of common carp (*Cyprinus carpio*) fed with herbal immunostimulants diets. Agriculture Journal. Vol. 5, No. 3, pp: 163-172.
42. Turan, F.; Gurlek, M. and Yaglioglu, D., 2007. Dietary red clover (*Trifolium pretense*) on growth performance of common carp (*Cyprinus carpio*). Journal of Animal and Veterinary Advances. Vol. 6, No. 12, pp: 1429-1433.
43. Wedelaar Bonga, S.E., 1997. The stress response in fish. Physiological Reviews. Vol. 77, No. 3, pp: 591-625.
44. Yamawaki, K.; Hashimoto, W.; Fujii, K.; Koyama, J.; Ikeda, Y. and Ozaki, H., 1986. Hemochemical changes in carp (*Cyprinus Carpio*) exposed to low cadmium concentrations. Bulletin of the Japanese Society of Scientific Fisheries. Vol. 59, No. 3, pp: 459-466.
- indicus to dietary L-carnitine. Asian Fisheries Science. Vol. 9, pp: 209-219.
27. Khajeali, Y.; Kheiri, F.; Rahimian, Y.; Faghani, M. and Namjo, A., 2012. Effect of use different levels of caraway (*Carum carvi*) powder on performance, some blood parameters and intestinal morphology on broiler chickens. World Applied Science Journal. Vol. 19, pp: 1202-1207.
28. Khalafalla, M.M.E., 2010. Growth response of *Oreochromis niloticus* fingerlings to diets containing different levels of biogen. Journal Agriculture Research Kafer El-Shiekh University. Vol. 36, No. 2, pp: 97-110.
29. Khan, S. and Mir, M.I., 2012. Comparative analysis of different diets on growth of common carp. Indian Journal of Applied and Pure Biology. Vol. 27, No. 2, pp: 287-292.
30. Lee, D.H.; Ra, C.S.; Song, Y.H.; Sung, K.I. and Kim, J.D., 2012. Effects of dietary garlic extract on growth, feed utilization and whole body composition of juvenile starlet sturgeon (*Acipenser ruthenus*). Asian-Australasian Journal of Animal Sciences. Vol. 25, No. 4, pp: 577-583.
31. Masahiro S., 1999. Current research status of fish immunostimulants. Aquaculture. Vol. 172, pp: 63-92.
32. Misra, C.K.; Kumar, D.B.; Mukherjee, S.C. and Pattnaik, P., 2006. Effect of long term administration of dietary  $\alpha$ -glucan on immunity, growth and survival of *Labeo rohita* fingerlings. Aquaculture. Vol. 255, pp: 82-94.
33. Mostafa, A.Z.M.; Ahmad, M.H.; Mousallamy, A. and Samir, A., 2009. Effect of using dried fenugreek seeds as natural feed additive on growth performance, feed utilization, whole-body composition and entropathogenic *Aeromonas Hydrophila*-challing of mono sex Nile tilapia fingerlings. Australian Journal of Basic and Applied Sciences. Vol. 3, No. 2, pp: 1234-1245.
34. Ndong, D. and Fall, J., 2011. The effect of garlic (*Allium sativum*) on growth and immune responses of hybrid tilapia (*Oreochromis niloticus*  $\times$  *Oreochromis aureus*). Journal of Clinical Immunology and Immunopathology Research. Vol. 3, No. 1, pp: 1-9.
35. Platel, K.; Rao, A.; Saraswathi, G. and Srinivasan, K., 2002. Digestive stimulant action of three Indian spices mixes in experimental rats. Nahrung: Vol. 46, pp: 394-398.
36. Sancho, E.; Ferrando, M.D. and Andreau



45. Yilmaz, E.; Genc, A.; Cek, S.; Mazlum, Y. and Genc, E., 2006. Effects of orally administered *Ferula coskunii* (apiaceae) on growth, body composition and histology of common carp (*Cyprinus carpio*). Journal of Animal and Veterinary Advances. Vol. 5, No. 12, pp: 1236-1238.
46. Yilmaz, S.; Ergün, S. and Türk, N., 2012. Effects of cumin-supplemented diets on growth and disease (*Streptococcus iniae*) resistance of tilapia (*Oreochromis mossambicus*). Israeli Journal of Aquaculture. Vol. 64, pp: 1-5.
47. Yilmaz, S.; Ergun, S. and Sanver Celik, E., 2012. Effect of herbal supplements on growth performance of sea bass (*Dicentrarchus labrax*): change in body composition and some blood parameters. Journal of Bioscience and Biotechnology. Vol. 1, No. 3, pp: 217-222.
48. Zaki, M.A.; Labib, E.M.; Nour, A.M.; Tonsy, H.D. and Mahmoud, S.H., 2012. Effect some medicinal plants diets on mono sex Nile tilapia, growth performance, feed utilization and physiological parameters. APCBEE Procedia. Vol. 4, pp: 220-227.

