

## تأثیر افزودن نمک‌های صفراوی گاو در جیره غذایی بر شاخص‌های رشد، بقاء، ترکیبات لاشه و برخی شاخص‌های خون‌شناختی و بیوشیمیایی سرم خون ماهی کپور معمولی (*Cyprinus carpio*)

- عاطفه وطنخواه\*: گروه شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، صندوق‌پستی: ۴۹۱۳۸-۱۵۷۳۹
- محمد سوداگر: گروه شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، صندوق‌پستی: ۴۹۱۳۸-۱۵۷۳۹
- بهروز دستار: گروه علوم دامی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، صندوق‌پستی: ۴۹۱۳۸-۱۵۷۳۹
- حامد کلنگی: گروه شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، صندوق‌پستی: ۴۹۱۳۸-۱۵۷۳۹

تاریخ دریافت: فروردین ۱۳۹۲      تاریخ پذیرش: تیر ۱۳۹۲

### چکیده

در پژوهش بهمنظور بررسی تاثیر نمک‌های صفراوی در جیره غذایی ماهی بر شاخص‌های رشد، بازماندگی، ترکیبات لاشه و برخی شاخص‌های خون‌شناختی و بیوشیمیایی سرم خون، تعداد ۳۰۰ قطعه بچه‌ماهی کپور معمولی (*Cyprinus carpio*) با وزن متوسط  $3 \pm 0.5$  گرم به مدت ۱۲ هفته مورد مطالعه قرار گرفت. نمک‌های صفراوی گاو در ۵ سطح  $0, 0/25, 0/5, 0/75, 1$  درصد به جیره غذایی بچه‌ماهیان اضافه شد. طی دوره آزمایش، غذاهی دوبار در روز و به میزان  $3 \pm 0.5$  درصد وزن توده زنده انجام شد. پس از پایان آزمایش تجزیه و تحلیل داده‌ها نشان داد که شاخص‌های رشد و بازماندگی، پروتئین، خاکستر و رطوبت لاشه در تیمارهای مختلف اختلاف معنی‌داری با یکدیگر نداشتند ( $P > 0.05$ ). تیمار ۴ با میزان ۱ درصد نمک صفراوی و  $32/5 \pm 0.629$  درصد چربی کمترین میزان چربی را داشته و از لحاظ آماری با سایر تیمارها اختلاف معنی‌داری داشت ( $P < 0.05$ ). همچنین، تیمار ۲ با میزان  $5/0$  درصد نمک صفرا بالاترین و تیمار شاهد بدون نمک صفرا (تیمار صفر درصد)، پایین‌ترین میزان کلسترول و تری‌گلیسرید خون را داشتند و دارای اختلاف معنی‌دار با سایر تیمارها بودند ( $P < 0.05$ ). میزان پروتئین کل، گلوبول‌های سفید، گلوبول‌های قرمز، هموگلوبین، هماتوکریت، MCV، MCH و MCHC خون به طور معنی‌داری، دارای اختلاف بین گروه‌های آزمایشی و شاهد بودند ( $P < 0.05$ ).

**کلمات کلیدی:** نمک صفراوی، کپور معمولی، رشد، ترکیبات لاشه، خون‌شناسی

## مقدمه

به منظور کاهش کاتابولیسم پروتئین برای تولید انرژی، مهم می‌باشد (Lee و Kim, ۲۰۰۵). هم‌چنین مطالعات متعدد در پستانداران و طیور نشان داده افزودن چربی به جیره با استفاده از مواد افزودنی، در هضم و جذب چربی موثر واقع گردید (Pardio و همکاران، ۲۰۰۱). بنابراین هدف از تحقیق حاضر تعیین تأثیر نمک‌های صفراوی بر روی هضم و جذب، رشد، بازماندگی و لاشه ماهیان تغذیه شده با جیره‌ی حاوی چربی مورد آزمایش بوده است.

ماهیان همه‌چیزخوار مانند تیلapia نیل (*Oreochromis niloticus*), کپورعمومی (*Cyprinus carpio*) و گربه‌ماهی روغاهی (*Ictalurus punctatus*) که به‌طور عمدۀ قادر به استفاده از کربوهیدرات و چربی هستند، معمولاً به مقدار ۵۰ تا ۶۰ گرم چربی در هر کیلوگرم خوراک نیاز دارند (Wilson, ۱۹۹۱). کپورماهیان که یکی از خانواده‌های مهم ماهیان می‌باشند با داشتن بیش از ۲۰۰۰ گونه در چهار قاره جهان پراکنش یافته‌اند (Kirpichnikov, ۱۹۷۲) و در حال حاضر به عنوان یکی از مهم‌ترین ماهیان در سیستم پرورش گرمایی به شمار رفته و در اغلب کشورها به‌علت صرفه اقتصادی از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است (وثوقی و مستجير، ۱۳۷۳) و به‌دلیل رشد سریع، سهولت پرورش و بازده غذایی بالا تقریباً در تمام دنیا پرورش داده می‌شود (Tokur و همکاران, ۲۰۰۶). ماهی کپورعمومی حدود ۲۰٪ از ماهیان موجود در استخرها و آب‌بنانه‌ای پرورش ماهی گرمایی در ایران را شامل می‌شود، لذا با توجه به فراوانی تولید و مصرف این ماهی در کشور برسی ترکیبات بدن این ماهی حائز اهمیت می‌باشد (خرمگاه و همکاران, ۱۳۸۶).

## مواد و روش‌ها

این تحقیق در تیر ماه سال ۱۳۹۱ در مرکز تحقیقات آبزی پروری شهید فضلی برآبادی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان انجام شد. صفرای تازه گاو از کشتارگاه شهر جلین استان گلستان تهیه شد و سپس با قرار دادن آن‌ها در دمای ۶۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۴ ساعت (Irvin و همکاران, ۱۹۳۹) پودر صفراوی گاو بدست آمد که محتوی املاح سدیم صفراوی گاو و حدود ۴۵ درصد اسیدکولیک بوده که به عنوان افزایش‌دهنده ترشح صفرا مصرف می‌شود (الکساندر نیومن دولنده, ۱۹۹۵). که به‌طور متوسط هر ۱۰۰ سی‌سی صفرای تازه ۷/۵ گرم ماده خشک ایجاد نمود.

در پرورش ماهی ۵۰ تا ۶۰ درصد از هزینه‌های پرورش مربوط به خوارک آبزیان می‌باشد، از این‌رو در صورتی که در تهیه آن دقت کافی به عمل نیاید ممکن است هزینه بسیار زیادی را برای تولیدکننده به همراه داشته باشد (FAO, ۲۰۰۶) به علاوه انرژی غذایی آبزیان از منابع مختلفی تأمین می‌گردد که چربی منشاء اولیه و اصلی تأمین انرژی در جیره‌ی غذایی آبزیان می‌باشد، اما با توجه به محدودیت‌های فراوانی که در هضم و جذب چربی وجود دارد استفاده بیش از اندازه آن سبب عارضه کبد چرب در آبزیان می‌گردد (Du و همکاران, ۲۰۰۵)، به همین خاطر آبزیان برای تأمین انرژی مورد نیاز خود از دیگر منابع مانند پروتئین موجود در جیره‌ی غذایی استفاده می‌کنند. پروتئین جیره مهمنترین عامل موثر بر رشد ماهی و هزینه‌ی غذا می‌باشد (Lee و Kim, ۲۰۰۹). وجود مقدار مناسب کربوهیدرات و چربی به عنوان منبع انرژی غیرپرتوئینی در جیره، باعث می‌شود که پروتئین صرفه‌جویی شده و صرف افزایش بافت و رشد ماهی شود (Nankervis و همکاران, ۲۰۰۰).

در جیره‌ی آبزیان اسیدهای صفراوی می‌توانند ناقل و حمل کننده ذرات چربی بوده و چربی‌ها را حمل و میسل تولید کرده و آن‌ها را به راحتی در محیط آبی جایه‌جا کنند که این امر به جذب چربی و ویتامین‌های محلول در چربی کمک بسیار زیادی می‌کند (Yamamoto و همکاران, ۲۰۰۷).

یکی از مهم‌ترین عوامل در هضم طبیعی چربی، صفرا است. صفرا شامل نمک‌های صفراوی است که به عنوان امولسی فایر عمل کرده و سبب بهبود قابلیت هضم چربی می‌گردد (Kragdahl, ۱۹۸۵). نمک‌های صفراوی، نمک سدیم و بتاسیم اسیدهای صفراوی ترکیب شده با گلایسین و سورین می‌باشد. وجود نمک‌های صفراوی جهت افزایش جذب چربی و شکسته شدن قطرات درشت چربی به قطرات کوچک‌تر ضروری است، این روند موسم به امولسیونه شدن چربی‌ها بوده و تحت تاثیر املاح صفراوی انجام می‌شود. امولسیفه شدن چربی‌ها موجب بیشتر شدن سطح تماس آن‌ها با آنزیم لیپاز شده تا بیشتر و وسیع‌تر تجزیه شوند (Begley و همکاران, ۲۰۰۴).

با توجه به این که چربی‌ها منابع مهم تأمین انرژی بوده و برخی از آن‌ها به عنوان ترکیبات ساختمانی غشاها زنده (اسیدهای چرب ضروری و فسفولیپیدها) هستند هم‌چنین کربوهیدرات‌ها نیز منبع ارزان قیمت انرژی محسوب می‌شوند، مهیا نمودن میزان مطلوب کربوهیدرات و چربی در جیره،

اندازه‌گیری ترکیب شیمیایی لاشه طبق روش AOAC انجام شد (۱۰). درصد پروتئین خام ( $N \times 6/25$ ) به روش کلدلار، چربی به روش سوکسله و خاکستر با سوزاندن در کوره الکتریکی در حرارت ۵۵۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۲ ساعت تعیین شد. درصد بازنده‌گیری (Ai) و همکاران، ۶، (۲۰۰۶)، افزایش وزن Bekcan و همکاران، (۲۰۰۶)، نرخ رشد ویژه (Hevroy و همکاران، ۲۰۰۵) و ضریب تبدیل غذایی Hevroy و همکاران، (۲۰۰۵) طبق فرمول‌های زیر اندازه‌گیری گردید:

درصد بازنده‌گیری:  

$$\times 100 = (\text{تعداد ماهیان در ابتدای دوره آزمایش} / \text{تعداد ماهیان در انتهای دوره آزمایش})$$

افزایش وزن بدن (گرم):  
 وزن اولیه ماهی (گرم)- وزن نهایی ماهی (گرم)

نرخ رشد ویژه (درصد در روز):  

$$\times 100 = (\text{اطول دوره آزمایش} / (\text{لگاریتم طبیعی وزن اولیه ماهی} - \text{لگاریتم طبیعی وزن نهایی ماهی}))$$

ضریب تبدیل غذایی:  
 وزن به دست آمده ماهی (گرم) / غذای مصرف شده (گرم)

نمونه برداری در قالب طرح کاملاً تصادفی انجام شد و برای هر تیمار سه تکرار در نظر گرفته شد. داده‌های به دست آمده به کمک آنالیز واریانس یک‌طرفه و با استفاده از نرم‌افزار SPSS ویرایش ۱۶ مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفته و برای مقایسه میانگین‌ها از آزمون چند‌امانه دانکن استفاده شد.

آنژیم‌های سرمی و ایمنی از طریق آزمون تجزیه واریانس یک‌طرفه<sup>۱</sup> و مقایسه میانگین‌بین تیمارها براساس آزمون دانکن<sup>۲</sup> انجام شد. وجود یا عدم وجود اختلاف معنی‌دار در سطح ۵ درصد با استفاده از نرم‌افزار SPSS (نسخه ۲۰) و Excel (۲۰۰۷) در محیط ویندوز انجام گرفت و مقادیر  $P < 0.05$  معنی‌دار تلقی گردید.

## نتایج

اطلاعات مربوط به مصرف غذا و عملکرد رشد بچه‌ماهیان کپورمعمولی تغذیه شده با جیره‌های آزمایشی (جدول ۲) در جدول ۳ ارائه شده است که نشان می‌دهد هیچ تفاوت آماری معنی‌داری با استفاده از نمک‌های صفرایی در سطوح ۰ تا ۱

در این آزمایش به جیره آزمایشی ۵ سطح از نمک‌های صفرایی (۰، ۰/۲۵، ۰/۵ و ۰/۷۵ و ۱ درصد) اضافه گردید (جدول ۱). جیره‌نویسی با استفاده از روش مریع پیرسون انجام شد. ابتدا تمام اجزای جیره به‌غیر از روغن با یکدیگر کاملاً مخلوط شده و سپس روغن و آب جهت ایجاد چسبندگی افزوده شد. پلت‌های ۱ میلی‌متری با این ترکیب مرطوب توسط چرخ گوشت دستی تهیه شده و به مدت ۲۴ ساعت در دمای اتاق (۲۴ درجه سانتی‌گراد) خشک و در یخچال نگهداری شد.

تعداد ۳۰۰ قطعه بچه‌ماهی کپورمعمولی  $5 \pm 0.5$  گرمی در استان خریداری و به مرکز تحقیقات آبزی پروری شهید فضلی برآبادی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان منتقال یافت. به مدت دو هفته سازگاری ماهیان با محیط انجام شد. در دوره سازگاری، تغذیه ماهیان با جیره پایه بدون چربی به میزان ۳-۵ درصد وزن بدن و ۲ بار در روز انجام شد. پس از زیست‌سننجی، بچه‌ماهیان به داخل وان‌ها (به تعداد ۲۰ عدد در هر وان) براساس تیمار و تکرار منتقل شدند (جدول ۲). پرورش ماهیان به مدت ۱۲ هفته ادامه و هر دو هفته یکبار زیست‌سننجی ماهیان با هدف بررسی میزان رشد انجام شد. در روزهای زیست‌سننجی غذاده‌ی قطع می‌گردید (Mathis و همکاران، ۲۰۰۳). ماهیان روزانه براساس وزن بدن غذاده‌ی می‌شدند. در طول دوره پرورش، تعویض آب به میزان روزانه ۲۰ درصد انجام می‌گرفت تا کیفیت آب در حد مناسب نگهداری شود.

خون‌گیری به روش قطع ساقه دمی انجام و نمونه‌های خون بعد از ریختن به داخل لوله‌های هپارینه و غیره‌پارینه به آزمایشگاه منتقال داده شد تا فاکتورهای کلسترون، تری‌گلیسیرید، پروتئین کل، گلbulول‌های سفید خون، گلbulول‌های قرمز خون، هموگلوبین، هماتوکریت و شاخص‌های مهم سلول‌های قرمز خون نظیر حجم متوسط گلbulولی (M.C.V)، غلظت متوسط هموگلوبین در گلbulول قرمز (M.C.H) و تغییرات غلظت متوسط هموگلوبین گلbulول قرمز (M.C.H.C) نیز مطابق با فرمول‌های زیر تعیین گردد Koprucu و همکاران، (۲۰۰۶):

$$\begin{aligned} M.C.V &= \frac{HCT (\%) \times 10}{RBC} \\ M.C.H &= \frac{Hb (gr\%) \times 10}{RBC} \\ M.C.H.C &= \frac{Hb \times 100}{HCT} \end{aligned}$$

مقدار هماتوکریت = HCT، گلbulول قرمز = RBC، غلظت هموگلوبین = Hb

<sup>1</sup> One-way analysis of variance ANOVA

<sup>2</sup> Duncan's multiple-range test

جدول ۱: ترکیبات جیره پایه مورد استفاده در تحقیق

ترکیبات	درصد	ترکیبات	درصد
روغن گیاهی	۱۸	پودر ماهی	۲۵
مکمل معدنی	۱	آرد ذرت	۱۵
مکمل ویتامینی	۱	آرد گندم	۲۰
		آرد جو	۲۰

جدول ۲: تیمارهای مختلف مورد استفاده در تحقیق

تیمار	ترکیبات
شاهد	جیره پایه بدون نمک صفراءی گاو
۱	جیره پایه + ۰/۲۵ درصد نمک صفراءی گاو
۲	جیره پایه + ۰/۵ درصد نمک صفراءی گاو
۳	جیره پایه + ۰/۷۵ درصد نمک صفراءی گاو
۴	جیره پایه + ۱ درصد نمک صفراءی گاو

جدول ۳: شاخص‌های رشد در تیمارهای مختلف مورد آزمایش

متغیر	تیمار شاهد (۰ درصد)	تیمار ۱ (۰/۲۵ درصد)	تیمار ۲ (۰/۵ درصد)	تیمار ۳ (۰/۷۵ درصد)	تیمار ۴ (۱ درصد)
متوسط وزن اولیه (گرم)	۳/۱۶ ± ۰/۰۹ <sup>a</sup>	۳/۰۳ ± ۰/۱۴ <sup>a</sup>	۳/۰۱ ± ۰/۰۴ <sup>a</sup>	۲/۹۲ ± ۰/۰۸ <sup>a</sup>	۲/۹۸ ± ۰/۰۸ <sup>a</sup>
متوسط وزن نهایی (گرم)	۱۰/۲۸ ± ۰/۰۵ <sup>a</sup>	۱۰/۲۵ ± ۰/۰۴ <sup>a</sup>	۹/۴۸ ± ۰/۰۲ <sup>a</sup>	۹/۱۸ ± ۰/۰۱۶ <sup>a</sup>	۹/۱۸ ± ۰/۰۱۶ <sup>a</sup>
افزایش وزن (گرم)	۷/۱۱ ± ۰/۰۲ <sup>a</sup>	۷/۲۴ ± ۰/۰۱ <sup>a</sup>	۶/۰۵ ± ۰/۰۴ <sup>a</sup>	۶/۵۶ ± ۰/۰۳۶ <sup>a</sup>	۶/۱۹ ± ۰/۰۱۳ <sup>a</sup>
ضریب تبدیل غذایی	۱/۳۰ ± ۰/۰۳ <sup>a</sup>	۱/۲۶ ± ۰/۰۳ <sup>a</sup>	۱/۳۰ ± ۰/۰۶ <sup>a</sup>	۱/۲۴ ± ۰/۰۲ <sup>a</sup>	۱/۲۴ ± ۰/۰۲ <sup>a</sup>
نرخ رشد ویژه (درصد در روز)	۴/۶۱ ± ۱/۰۴ <sup>a</sup>	۴/۶۸ ± ۰/۰۹ <sup>a</sup>	۴/۶۱ ± ۱/۰۴ <sup>a</sup>	۴/۶۱ ± ۰/۰۹ <sup>a</sup>	۴/۷۸ ± ۰/۰۹۶ <sup>a</sup>

در هر ردیف میانگین‌هایی (میانگین ± خطای معیار) که دارای حروف متفاوت هستند با یکدیگر اختلاف معنی‌دار ( $P < 0.05$ ) دارند.

جدول ۴: شاخص‌های خون‌شناختی و بیوشیمیایی سرم خون در تیمارهای مختلف مورد آزمایش

متغیر	تیمار شاهد	تیمار ۱	تیمار ۲	تیمار ۳	تیمار ۴
کلستروول (میلی گرم/دسی لیتر)	۱/۹۸۶ ± ۱۴/۶۴۰ <sup>a</sup>	۳/۷۷۳ ± ۶/۰۲۷ <sup>c</sup>	۴/۰۰ ± ۳/۰۰ <sup>d</sup>	۳/۰۳ ± ۵/۰۳ <sup>b</sup>	۳/۱۶۶ ± ۵/۶۸۶ <sup>b</sup>
تری گلیسیرید (میلی گرم/دسی لیتر)	۵/۷۶۳ ± ۱۶/۵۶۳ <sup>a</sup>	۷/۶۷۶ ± ۱۴/۱۸۹ <sup>bc</sup>	۸/۰۳۳ ± ۶/۰۵ <sup>d</sup>	۷/۱۳۳ ± ۰/۱۶ <sup>a</sup>	۷/۴۶۳ ± ۶/۴۲۹ <sup>b</sup>
پروتئین کل (گرم/دسی لیتر)	۵/۳۳۳ ± ۰/۲۰۸ <sup>a</sup>	۷/۶۶۶ ± ۰/۲۰۸ <sup>d</sup>	۶/۸۶۶ ± ۰/۰۵ <sup>bc</sup>	۶/۸۶۶ ± ۰/۰۵ <sup>b</sup>	۶/۶۳۳ ± ۰/۲۰۸ <sup>b</sup>
گلbul سفید (میلی مترمکعب)	۱/۵۰۳ ± ۲۰/۰۰ <sup>ab</sup>	۱/۶۲۶ ± ۳۷۸/۵۹۳ <sup>b</sup>	۱/۴۹۶ ± ۳۰/۰۵ <sup>a</sup>	۱/۵۸۰ ± ۲۶۴/۵۷۵ <sup>ab</sup>	۱/۵۳۰ ± ۰/۲۰۰ <sup>ab</sup>
گلbul قرمز (میلی مترمکعب)	۱/۷۵۳ ± ۰/۰۵۷ <sup>a</sup>	۱/۹۱۹ ± ۰/۰۲۶ <sup>c</sup>	۱/۷۶۳ ± ۰/۰۷۹ <sup>ab</sup>	۱/۸۸۱ ± ۰/۰۱۰ <sup>bc</sup>	۱/۷۵۳ ± ۰/۰۵۷ <sup>ab</sup>
هموگلوبین (گرم/دسی لیتر)	۷/۹۶۶ ± ۰/۱۵۲ <sup>a</sup>	۹/۷۳۳ ± ۰/۲۰۸ <sup>c</sup>	۸/۰۳۳ ± ۰/۰۱۰ <sup>b</sup>	۸/۶۰۰ ± ۰/۱۰۰ <sup>b</sup>	۸/۰۰۰ ± ۰/۱۰۰ <sup>ab</sup>
هماتوکریت (درصد)	۲۴/۱۳۳ ± ۰/۰۴۵ <sup>a</sup>	۲۹/۹۶۶ ± ۰/۰۴۵ <sup>c</sup>	۲۴/۰۰۰ ± ۰/۰۵۰ <sup>a</sup>	۲۵/۰۳۳ ± ۰/۰۲۰ <sup>b</sup>	۲۴/۰۰۰ ± ۰/۱۷۷ <sup>ab</sup>
MCV (فمتولیتر)	۱/۳۷۷ ± ۰/۶۰۴ <sup>a</sup>	۱/۵۶۱ ± ۰/۳۳۲ <sup>b</sup>	۱/۳۷۳ ± ۲/۶۶۵ <sup>a</sup>	۱/۳۵۷ ± ۰/۴۶۰ <sup>a</sup>	۱/۳۷۷ ± ۱/۱۵۱ <sup>a</sup>
MCH (پیکوگرم)	۴۵/۴۵۳ ± ۰/۶۹۰ <sup>a</sup>	۴۵/۰۷۰ ± ۰/۸۸۳ <sup>a</sup>	۴۵/۵۷۰ ± ۰/۸۸۳ <sup>a</sup>	۴۵/۰۵۶ ± ۰/۱۱۵ <sup>a</sup>	۴۵/۴۵۳ ± ۰/۶۹۰ <sup>a</sup>
MCHC (درصد)	۳۳/۰ ۱۳ ± ۰/۱۶۱ <sup>b</sup>	۳۲/۴۸۰ ± ۰/۲۴۷ <sup>a</sup>	۳۲/۱۹۳ ± ۰/۲۸۰ <sup>bc</sup>	۳۲/۶۸۰ ± ۰/۱۴۷ <sup>c</sup>	۳/۱۶۶ ± ۵/۶۸۶ <sup>b</sup>

در هر ردیف میانگین‌هایی (میانگین ± خطای معیار) که دارای حروف متفاوت هستند با یکدیگر اختلاف معنی‌دار ( $P < 0.05$ ) دارند.



جدول ۵: ترکیبات لашه در تیمارهای مختلف مورد آزمایش (درصد)

متغیر	تیمار شاهد	تیمار ۱	تیمار ۲	تیمار ۳	تیمار ۴
چربی	۳۴/۵۵ ± ۰/۱۲۲ <sup>b</sup>	۳۶/۸۲ ± ۱/۴۳۱ <sup>c</sup>	۳۴/۶۰ ± ۱/۲۵۲ <sup>b</sup>	۳۴/۰۹ ± ۰/۰۸۳ <sup>ab</sup>	۳۲/۵۲ ± ۰/۶۲۹ <sup>a</sup>
پروتئین	۵۵/۳۵ ± ۱۱/۵۶۸ <sup>a</sup>	۶۲/۷۸ ± ۱/۶۸۴ <sup>a</sup>	۵۹/۶۷ ± ۳/۰۳۳ <sup>a</sup>	۶۲/۲۱ ± ۳/۰۸۱ <sup>a</sup>	۶۵/۸۴ ± ۱/۴۸۵ <sup>a</sup>
حاکستر	۰/۰۵۱ ± ۰/۰۰۵ <sup>a</sup>	۰/۰۵۰ ± ۰/۰۰۳ <sup>a</sup>	۰/۰۵۱ ± ۰/۰۰۵ <sup>a</sup>	۰/۰۵۱ ± ۰/۰۰۷ <sup>a</sup>	۰/۰۵۱ ± ۰/۰۰۷ <sup>a</sup>
رطوبت	۷۲/۴۸ ± ۰/۶۰۴ <sup>a</sup>	۷۳/۰۲ ± ۰/۹۲۴ <sup>a</sup>	۷۴/۹۱ ± ۴/۳۵۴ <sup>a</sup>	۷۳/۸۱ ± ۰/۹۳۵ <sup>a</sup>	۷۳/۸۱ ± ۰/۹۳۵ <sup>a</sup>

در هر ردیف میانگین هایی (میانگین ± خطای میار) که دارای حروف متفاوت هستند با یکدیگر اختلاف معنی دار ( $P < 0.05$ ) دارند.

میزان هضم و جذب چربی در دستگاه گوارش شده است (Kragdahl, ۱۹۸۵). املأح صفراؤی علاوه بر امولسیونه کردن چربی ها در تسريع هضم چربی ها و جذب آن ها نقش حساسی دارند (Begley و همکاران, ۲۰۰۴). در مطالعه ای که تاثیر جایگزینی پروتئین خام جیره با مکمل اسیدهای آمینه غیرضروری بر کیفیت لاشه جوچه های گوشته نر برسی شد نتایج نشان داد افزودن گلایسین به جیره کم پروتئین با بهبود رشد، افزایش اشتها، کاهش چربی لاشه و آمونیاک خون همراه بود (فامیل نمرود و همکاران, ۱۳۸۹).

با افزودن گلایسین و عصاره صفرای گاو به غذای جوچه های گوشته و برسی تاثیر آن روی عملکرد هضم چربی و فاکتورهای شیمیایی خون، یک افزایش خطی در هضم چربی با صفرای گاو مشاهده شد و در تیمار با ۰/۵ درصد صفراء غلظت کلسترول افزایش یافت (Alzawqari و همکاران, ۲۰۱۰).

مطالعات صورت گرفته نشان داد افزودن اسیدهای صفراؤی به جیره ماهی قزل آلای رنگین کمان اثر مثبت روی رشد و استفاده از غذا داشت (Lee و همکاران, ۲۰۰۸؛ Yamamoto و همکاران, ۲۰۰۷). Orban و همکاران (۲۰۰۰) بیان کردند که افزودن سطوح مختلف صفراء خوک به رژیم غذایی خوک های جوان توانست هضم و استفاده از چربی جیره را بهبود بخشد (Maisonnier و همکاران, ۲۰۰۳). پیشنهاد شده که مشاهده بهبود هضم چربی در حیوانات با افزودن صفراء ممکن است به دلیل ترشح ناکافی صفراء توسط حیوان یا تجدید کاتابولیسم فعل نمک های صفراؤی میکروفلور روده باشد؛ این خاصیت زداینده صفراء به خاصیت قوی ضد میکروبی برمی گردد (Begley و همکاران ۵, ۲۰۰۵)، علاوه بر آن افزودن نمک های صفراؤی به جیره در هضم چربی های اشباع با زنجیره اسیدهای چرب طویل کمک می کند (Begley و همکاران ۵, ۲۰۰۵؛ Gomez و همکاران ۱۹۷۶)، همچنین ترشح اندک اسیدهای صفراء می تواند هضم و جذب چربی ها را بهبود آن هایی

درصد وجود نداشت ( $P > 0.05$ ) اما تمایل به کاهش مصرف غذا با افزایش سطح نمک های صفراؤی در جیره مخصوصاً در جیره حاوی ۱ درصد نمک صفراؤی وجود داشت. بازماندگی در تمام تیمارها ۱۰۰ درصد بود. آنالیز تقریبی لاشه (جدول ۵) در انتهای دوره پرورش نشان داد که میزان پروتئین، حاکستر و رطوبت بین تیمارهای مختلف فاقد اختلاف معنی دار بودند (در حالی که درصد چربی لاشه در تیمار ۴ (با ۱ درصد نمک صفراؤی) به صورت معنی داری کمتر از سایر تیمارها بود ( $P < 0.05$ ). تیمار شاهد بدون نمک صفراؤی (تیمار صفر درصد) کمترین و تیمار ۲ که حاوی ۰/۵ درصد نمک صفراؤی بود، بیشترین میزان کلسترول و تری گلیسرید خون را داشتند. داده های مربوط به خون در جدول ۴ آورده شده است. گلبول های قرمز، هماتوکریت و هموگلوبین در تیمار شاهد و تیمار ۲ M.C.H.C در تیمار ۲ به طور معنی داری کمتر از سایر تیمارها (در  $P < 0.05$ ، میزان M.C.V در تیمار ۱ با ۰/۲۵) در ضمن نتایج حاصل از تحقیق نشان داد که تعداد گلبول های سفید در تیمارهای مختلف اختلاف معنی داری داشت ( $P < 0.05$ ) به طوری که تیمار ۱ با ۰/۲۵ درصد بیشتر بود ( $P < 0.05$ ). در سفید را داشت.

## بحث

نتایج نشان داد که بین تیمارهای مختلف میزان پروتئین، حاکستر و رطوبت فاقد اختلاف معنی دار بودند. Yamamoto و همکاران (۲۰۰۷) نیز گزارش کردند افزودن نمک صفراء به جیره ماهی قزل آلای رنگین کمان نتوانست اختلاف معنی داری را در مقادیر رطوبت، پروتئین، چربی و محتوای حاکستر ایجاد کند. درصد چربی لاشه در تیمار ۴ (با ۱ درصد نمک صفراؤی) به صورت معنی داری کمتر از سایر تیمارها بود. مطالعات متعدد نشان داد که افزودن نمک های صفراؤی سبب افزایش

معنی‌داری کم‌تر از سایر تیمارها بود ( $P < 0.05$ ), کاهش تعداد گلوبول‌های قرمز خونی و مقدار هموگلوبین یکی از شاخص‌های بازز کم‌خونی در جانوران می‌باشد. پراکسیداسیون لیپیدی در غشای سلول‌های قرمز خونی مهم‌ترین عامل از بین رفتان گلوبول‌های قرمز خونی و کاهش تعداد آن‌ها می‌باشد (Weinstein و همکاران، ۲۰۰۰). کاهش مقدار هموگلوبین و هماتوکریت، می‌تواند دربی کاهش و اندازه گلوبول‌های قرمز، تخریب گلوبول‌های قرمز، خون‌ریزی داخلی، کم‌خونی و مسمومیت رخ دهد (Munker و همکاران، ۲۰۰۷).

میزان MCV و MCH در تیمار ۱ با  $25/0$  درصد صفرا از سایر تیمارها بیش‌تر ( $P < 0.05$ ) و MCHC در تیمار ۲ با  $5/0$  درصد نمک صفراوی به‌طور معنی‌داری کم‌تر از سایر تیمارها بود ( $P < 0.05$ ), کاهش معنی‌دار غلظت متوسط هموگلوبین گلوبول MCH و MCV (MCHC) و تغییر در شاخص‌های MCV و MCH می‌تواند نشان‌دهنده بروز اختلال در عملکرد طحال، کبد، مسمومیت و کم‌خونی باشد (Munker و همکاران، ۲۰۰۷).

هموگلوبین و هماتوکریت به‌عنوان دو شاخص مهم در ارزیابی کم‌خونی در ماهی نیز همانند پستانداران دارای کاربرد می‌باشد و تاکنون مطالعات فراوانی پیرامون مقادیر و تغییرات آن‌ها در شرایط و حالات مختلف صورت گرفته است (Blaxhall، ۱۹۷۲). نتایج حاصل از تحقیق نشان داد که تعداد گلوبول‌های سفید در تیمارهای مختلف اختلاف معنی‌داری داشت سفید در تیمارهای ایمنی تراویح شاخص‌های ایمنی ( $P < 0.05$ ). با توجه به این که از جمله شاخص‌های ایمنی غیراختصاصی، ایمنی غیراختصاصی به‌واسطه سلول‌ها، مثل سلول‌های فاگوسیتوزکنده که خود گلوبول‌های سفید و ماکروفازها و پلاکتها را شامل می‌شود و از شاخص‌های ایمنی اختصاصی، ایمنی اختصاصی هومورال در ماهی بوده که لنفوسيت‌ها (نوع B و T) در واقع مسئول آن می‌باشند (نکوبین و سوداگر، ۱۳۹۱)، با توجه به نتایج، نمک‌های صفراوی می‌توانند روی سیستم ایمنی تاثیرگذار باشند.

تحقیقات روی قزل‌آلانشان داد افزودن نمک صفراوی به جیره با پایه سوبا استفاده از مواد مغذی را از طریق افزایش هضم بهبود بخشید. محتوای فسفولیپید پلاسمما در ماهیان تغذیه شده با صفرا بیش‌تر از سایر تیمارها بود. نمک‌های صفراوی نقش امولسیفای کننده کلسترول دارند و به دفع آن‌ها از کبد به‌داخل کیسه صفرا کمک می‌کند (Yamamoto و همکاران، ۲۰۰۷).

این مطالعه نشان داد که افزودن نمک‌های صفراوی گاو در جیره غذایی ماهی کپور‌ุมولی باعث کاهش میزان چربی لاشه می‌گردد و افزایش میزان کلسترول و تری‌گلیسیرید

که دارای زنجیره‌ی طویل اسید چرب هستند محدود کند (Ketels، ۱۹۹۴).

اثرات افزودن نمک‌های صفراوی و مکمل آنزیمی در جیره‌های با سطوح مختلف چربی بر عملکرد در جوجه‌های گوشته بررسی شده است. به‌طور کلی نتیجه این تحقیق نشان داد که تیماری با  $4$  درصد چربی به‌اضافه صفرا و آنزیم، خوراک مصرفی روزانه را در کل دوره و افزایش وزن روزانه و ضریب تبدیل را در دوره آغازین بهبود بخشید (اسماعیل‌پور و همکاران، ۱۳۸۹)، با افزودن لیستین و نمک صفراوی به جیره غذایی (لیستین و نمک صفراوی) نسبت به گروه‌های شاهد افزایش وزن روزانه و انرژی قابل متابولیسم ظاهری را افزایش و ضریب تبدیل را به‌طور معنی‌داری کاهش داد (جمیلی و شریعتمداری، ۱۳۹۰). در حالی که در بررسی حاضر، شاخص‌های رشد و بازماندگی در تیمارهای مختلف اختلاف معنی‌داری نشان دادند ( $P < 0.05$ )، افزایش وزن با افزایش میزان صفرا کاهش داشت اما این اختلاف معنی‌دار نبود که این امر را می‌توان به‌علت طعم تلخ عصاره صفرا (الکساندر نیومون دورلن، ۱۹۹۵) دانست که ماهی را نسبت به غذا بی‌میل می‌کند.

بازماندگی در تمام تیمارها  $100$  درصد بود، با توجه به این که بازماندگی متأثر از فاکتورهایی نظیر فاکتورهای محیطی و تغذیه‌ای است، به‌نظر می‌رسد با جیره غذایی بالاتر شده و شرایط محیطی (شرایط کیفی آب) توانسته نیازهای ماهی مورد آزمایش را تامین کند (نکوبین و سوداگر، ۱۳۹۱).

در آزمایش حاضر تیمار شاهد کم‌ترین و تیمار  $2$  که حاوی  $0/5$  درصد نمک صفرا بود، بیش‌ترین میزان کلسترول و تری‌گلیسیرید خون را داشت. نتایج تحقیق Hegsted و همکاران ( $1960$ ) نیز نشان داد کلسترول کل سرم و محتوی تری‌گلیسیرید جوجه‌های گوشته تغذیه شده با افزایش نمک صفرا به‌طور معنی‌داری افزایش یافت افزودن اسیدکولیک به رژیم غذایی با  $0/8$  درصد کلسترول باعث مقدار کمی افزایش در کلسترول موجود در سرم جوجه‌های جوان شد. Edwards و همکاران ( $1962$ ) نشان دادن افزودن  $1/0$  درصد لیتوکولیک اسید به رژیم غذایی مرغ سطوح کلسترول خون را افزایش داد. این نشان می‌دهد که میزان بالاتر محتوای کلسترول، افزایش‌دهنده ترشح صفرا و در نتیجه افزایش هضم و جذب چربی است (Eastwood و همکاران  $1967$ ).

گلوبول‌های قرمز، هماتوکریت و هموگلوبین در تیمار شاهد با  $0$  درصد و تیمار  $2$  با  $5/0$  درصد نمک صفراوی به‌طور

- large Yellow croaker (*Pseudosciaena crocea*). Aquaculture. Vol. 260, pp: 255-263.
9. Alzawqari, M.; Kermanshahi, H. and Nassiri Moghaddam, H., 2010. The Effect of Glycine and Desiccated Ox Bile Supplementation on Performance, Fat Digestibility, Blood Chemistry and Ileal Digesta Viscosity of Broiler Chickens. Global Veterinaria. Vol. 3, pp: 187-194.
  10. AOAC (Association of Official Analytical Chemists). 1990. Official Methods of Analysis AOAC. 1263 p.
  11. Begley, M.; Gahan, C.G.M. and Hill, C., 2004. The interaction between bacteria and bile. Microbiology Reviews. Vol. 24, pp: 261-269.
  12. Begley, M.; Gahan, C.G.M. and Hill, C., 2005. The interaction between bacteria and bile. Microbiology Reviews. Vol. 29, pp: 625-651.
  13. Bekcan, S.; Dogankaya, L. and Cakirogullari, G.C., 2006. Growth and body composition of European catfish (*Silurus glanis*) fed diet containing different percentages of protein. The Israeli Journal of Aquaculture Bamidgeh. Vol. 58, pp: 137-142.
  14. Blaxhall, P.C., 1972. The haemotological assessment of the health of freshwater fish. A review of selected literature. Journal of Fish Biology. Vol. 4, pp: 593-604.
  15. Du, Z.Y.; Liu, Y.J.; Tian, L.X.; Wang, J.T.; Wang, Y. and Liang, G.Y., 2005. Effect of dietary lipid level on growth, Feed composition and body composition by juvenile grass carp (*Ctenopharyngodon idella*). Aquaculture Nutrition. Vol. 11, pp: 139-146.
  16. Eastwood, M.A. and Boyd, G.S., 1967. The distribution of bile salts along the small intestine of rats. Biochimica et Biophysica Acta (BBA)/Lipids and Lipid Metabolism. Vol. 137, pp: 393-396.
  17. Edwards, H.M.; Vivian Jones, J.R. and Marion, J.E., 1962. Effect of bile acids on egg production, serum cholesterol and egg cholesterol in hens. J. Nutrition. Vol. 77, pp: 253-258.
  18. FAO (Food and Agriculture Organization). 2006. Aquaculture production in Iran. FAO Fisheries (www.fao.org Statistics and Information).
  19. Gomez, M.X. and Polin, D., 1976. The use of bile salts to improve absorption of tallow in chicks, one to three weeks of age. Poultry Sci., 55: 2189-2195.

خون در تیمار ۲ حاوی ۰/۵ درصد صفرا مشاهده گردید. از آن جایی که نمکهای صفرایی با افزایش میزان محتوای کلسترول خون، ترشح صفرا و در نتیجه هضم و جذب چربی را افزایش می دهند در صورت افزودن آنها می توان میزان استفاده از چربی داخل جیره را افزایش داد که هزینه تغذیه و پرورش را کاهش داده و کیفیت گوشت را بهبود بخشید.

## منابع

۱. اسماعیلپور، و؛ کریمی، ک. و رضاییپور، و.. ۱۳۸۹. اثرات افزودن نمکهای صفرایی و مکمل آنزیمی در جیره های با سطوح مختلف چربی بر عملکرد جوجه های گوشتی. مجموعه مقالات پنجمین همایش ملی ایده های نو در کشاورزی.
۲. الکساندرنیوم دورلنند، و.. ۱۹۹۵. فرهنگ پر شکی دورلنند. ترجمه: هوشمند ویژه، م.. ۱۳۸۲. تهران. انتشارات فرهنگ معاصر، ۱۲۰ صفحه.
۳. جمیلی، ف. و شریعتمداری، ف.. ۱۳۹۰. اثر افزودن لسیتین و نمکهای صفرایی به جیره غذایی بر عملکرد جوجه های گوشتی. پایان نامه کارشناسی ارشد تغذیه دام، دانشکده کشاورزی دانشگاه تربیت مدرس. ۸۹ صفحه.
۴. خرمگاه، م؛ رضایی، م؛ اجاق، س.م. و باباخانی لشکان، آ.. ۱۳۸۶. مقایسه ارزش های تغذیه ای و اسیدهای چرب امگا-۳- عضله های پشتی و شکمی کپور معمولی (*Cyprinus carpio*) وحشی و پرورشی. مجله علوم و فنون دریابی. شماره ۶، صفحات ۳۱ تا ۳۷.
۵. فامیل نمرود، ن؛ شیوازاد، م؛ زاغری، م؛ محمدی، ر. و زارع شحنه، ا.. ۱۳۸۹. تاثیر جایگزینی پروتئین خام جیره با مکمل اسیدهای آمینه غیرضروری بر عملکرد، کیفیت لاشه، غلظت اسید اوریک، اسیدهای آمینه آزاد پلاسم و آمونیاک خون جوجه های گوشتی نر از ۱۰ تا ۲۸ روزگی. چهارمین کنگره علوم دامی ایران، کرج.
۶. نکوبین، ح. و سوداگر، م.. ۱۳۹۱. تاثیر غذاهای گیاهی (آزو لا، عدسک آبی و یونجه) و کنسانتره در تغذیه ماهی آمور (Ctenopharyngodon idella) و تاثیر آن بر شاخص های رشد، بقا، ترکیب بدن، بعضی شاخص های خونی و پروفیل اسید چرب لاشه. پایان نامه کارشناسی ارشد شیلات. دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان. ۱۱۳ صفحه.
۷. وثوقی، غ. و مستجير، ب.. ۱۳۷۳. ماهیان آب شیرین. انتشارات دانشگاه تهران. ۳۱۸ صفحه.
8. Ai, Q.; Mai, K.; Tan, B.; Xu, W.; Duan, Q.; Ma, H. and Zhang, L., 2006. Replacement of fish meal by meat and bone meal in diets for

- growth of juvenile turbot, *Scophthalmus maximus* L. Aquaculture Nutriton. Vol. 14, pp: 387-395.
31. Maisonnier, S.; Gomez, J.; Bree, A.; Bree, C.; Baeeza, E. and Carre, B., 2003. Effects of microflora status dietary bile salts and guar on lipid digestibility, intestinal bile salts, and histomorphology in broilerchickens. Poultry Sci. Vol. 82, pp: 805-814.
  32. Mathis, N.; Feidt, C. and Brun-Bellut, J., 2003. Influence of protein/energy ratio on carcass quality during the growing period of Eurasian perch (*Perca Fluvialis*). Aquaculture. Vol. 217, pp: 453-464.
  33. Munker, R.; Hillwe, E.; Glass, J. and Paquette, R., 2007. Modern Hematology, Biology and Clinical Management, Second Edition, Humna Pess Inc. 513 p.
  34. Nankervis, L.; Matthews, S.J. and Appleford, P., 2000. Effect of dietary non-protein energy source on growth I and triiodothyronine levels in juvenile barramundi (*Lates calcarifer*). Aquaculture. Vol. 191, pp: 323-335.
  35. Orban, J.I. and Harmon, B.G., 2000. Effect of Bile Supplementation on Fat Digestion in Early Weaned Pig Diets. Swine day. pp:11-18.
  36. Padio, V.T.; Landin, L.A.; Waliszewski, K.N.; Badillo, C. and Gil, P., 2001. The effect of acidified soapstocks on feed conversion and broiler skin pigmentation. Poultry Science. Vol. 80, pp: 1236-1239.
  37. Tokur, B.; Ozkutuk, S.; Atici, E.; Ozyurt, G. and Ozyurt, C.E., 2006. Chemical and sensory quality changes of fish fingers, made from mirror carp (*Cyprinus carpio*), during frozen storage (-18C); Food Chemistry. Vol. 99, pp: 335-341.
  38. Wilson, R., 1991. Channel catfish (*Ictalurus punctatus*). Handbook of Nutrient Requirements of Finfish (Wilson, R.P. Ed.). pp: 35-54.
  39. Weinstein, T.; Chagnac, A. and Korzerts, A., 2000. Haemolysis in haemodialysis patients: Evidence for impaired defense mechanisms against oxidative stress. Nephrology Dialysis Transplantation. Vol. 15, pp: 883-887.
  40. Yamamoto, T.; Suzuki, N.; Furuita, H.; Sugita, T.; Tanaka, N. and Goto, T., 2007. Supplemental effect of bile salt to soybean meal-based diet on growth and feed utilization of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). Fisheries Sci. Vol. 73, pp: 123-131.
  20. Hegsted, D.M.; Gotsis, A. and Stare, F.J., 1960. The Influence of Dietary Fats on Serum cholesterol Levels in Cholesterol-Fed Chicks. J. Nutrition. Vol. 70, pp: 119-126.
  21. Hevroy, E.M.; Espe, M.; Sandness, R.; Rund, M. and Hemer, G.I., 2005. Nutrition utilization in Atlantic salmon (*Salmo salar*) fed increased level of fish protein hydrolysate during a period of fast growth. Aquaculture Nutrition. Vol. 11, pp: 301-313.
  22. Irvin, J.L.; Merker, H.; Anderson, C.E. and Johnston, C.G., 1939. The comparison of desiccated and normal Hog gallbladder bile. Journal of Biological Chemistry. Vol. 131, pp: 439-445.
  23. Ketels, E., 1994. The metabolizable energy values of fats in poultry diets. Ph.D. Thesis, Faculty of Agricultural and Applied Biological Sciences, University of Gent, Belgium. 189 p.
  24. Kirpichnikov, V.S., 1972. Methods and effectiveness of Rop-sha carp breeding. Immunization I. Breeding Aims, Orginal Forms and Cross System. Russian Journal of Genetics. Vol. 8, pp: 65-72.
  25. Kohlman, K.; Murakaeva, A. and Kersten, P., 2003. Genetic variation and structure of common carp populations throughout the distribution range inferred from allozyme, microsatellite and mtDNA marker. Aquatic Living Resources. Vol. 16, pp: 421-431.
  26. Koprucu, S.S.; koprucu, k.; Ural, M.S.; Ispir, U. and Pala, M., 2006. Acute toxicity of organophosphorous pesticide diazinon and its effects on behavior and some hematologixal parameters of fingerling European cat Fish (*Silurus glanisa* L.), pesticide. Biochemistry and Physiology. Vol. 86, pp: 99-105.
  27. Kragdahl, A.S., 1985. Digestion and absorption of lipids in poultry. Journal of nutrition. Vol. 102, pp: 178-185.
  28. Lee, S.M. and Kim, K.M., 2005. Effect of various levels of lipid exchanged with dextrin at different protein level in diet on growth and body composition of juvenile flounder (*Paralichthys olivaceus*). Aquaculture nutrition. Vol. 11, No. 6, pp: 435-442.
  29. Lee, S.M. and Kim, K.D., 2009. Effect of dietary carbohydrate to lipid ratios on growth and body composition of juvenile and grower rockfish (*Sebastes schlegeli*). Aquac. Res. Vol. 45, pp: 1-8.
  30. Li, Y.; Wang, Y.J.; Wang, L. and Jiang, K.Y., 2008. Influence of several non-nutrient additives on nonspecific immunity and



# The effect of adding cow bile salts to the diet on the indices of growth, survival, carcass composition and some hematological and biochemical indices of blood serum of Common carp (*Cyprinus carpio*)

- **Atefeh vatankhah\***: Department of Fisheries, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, P.O. Box:49138-15739, Gorgan, Iran
- **Mohammad Sudagar**: Department of Fisheries, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, P.O. Box:49138-15739, Gorgan, Iran
- **Behrouz Dastar**: Department of Fisheries, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, P.O. Box:49138-15739, Gorgan, Iran
- **Hamed Kolangi**: Department of Fisheries, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, P.O. Box:49138-15739, Gorgan, Iran

Received: April 2013

Accepted: July 2013

**Key words:** Bile salts, Common carp, Growth, Carcass composition, Hematology

## Abstract

This study was conducted to find out the effect of bile salts in fish ration on indexes of growth, survival, carcass composition and some of the hematological and biological indexes of blood serum for this purpose 300 juvenile common carp (*Cyprinus carpio*) with an average weight of  $3 \pm 0.5$  grams were studied for 12 weeks. Cow bile salts were added to the ration of fry fish at 5 different levels of 0, 0.25, 0.50, 0.75, and 1 percent during the experiment, two daily feedings were given at the ratio of 3 to 5% of the living mass. At the end of the experiment, data analysis revealed no significant differences in indexes of growth and survival, protein, ash, and carcass moisture between different treatment groups ( $P>0.05$ ). Treatment group 4 with 1% bile salt had the least amount of fat,  $32.52 \pm 0.629\%$ , and statistically, it was significantly different from other groups ( $P<0.05$ ). Also, group 2 with 0.5% bile salts showed the highest and control group with 0% bile salts showed the lowest level of blood cholesterol and triglyceride, and therefore were significantly different from other groups ( $P<0.05$ ). Also the total amount of protein, white blood cells, red blood cells, hemoglobin, hematocrit and MCH, MCHC, MCV were significantly different between treatment groups and the control group ( $P<0.05$ ).