

اثر بلندمدت کورتیزول خوارکی بر مقاومت به تنش شوری در بچه‌ماهیان کپور معمولی (*Cyprinus carpio* Linnaeus, 1758)

آذر بیکزاده تاکری^{*}، محمدرضا ایمان‌پور و وحید تقی‌زاده

دربافت: ۱۳۹۴/۶/۲ / پذیرش: ۱۳۹۳/۲/۲۷

دانشکده شیلات و محیط زیست، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی، گرگان

*مسئول مکاتبات: beikzad@gmail.com

چکیده. کورتیزول کورتیکواستروئیدی است که مهم‌ترین اثر آن تنظیم اسمزی در ماهیان دریازی است. هدف این مطالعه بررسی اثر کورتیزول خوارکی بر مقاومت به تنش شوری در بچه‌ماهیان کپور معمولی *Cyprinus carpio* است. برای این منظور، کپور معمولی (1.36 ± 0.12 گرم) به مدت ۸ هفته با غذای تجاری حاوی صفر (شاهد)، 50 ، 100 و 200 (۱)، (۲) و (۳) میلی‌گرم بر کیلوگرم غذای هیدرکورتیزون تغذیه شدند (۳ تیمار و یک گروه شاهد و ۳ تکرار). سپس مقاومت دربرابر تنش شوری، طی ۷ روز مقابله با شوری 12 ppt ، با اندازه‌گیری تغییرات هماتوکریت و پارامترهای بیوشیمیایی خون (گلوبل، کلسیم و پروتئین کل) بررسی شد. نتایج نشان داد میزان بازنده‌گی بین تیمارها پس از ۷ روز مقابله با شوری، اختلاف معنی داری نداشت ($p > 0.05$). میزان گلوبل قبل از تنش، در گروه شاهد به طور معنی داری پایین‌تر از سه تیمار تغذیه شده با سطوح مختلف کورتیزول بود (73.04 ± 1.40) و پس از تنش، در تمام تیمارها افزایش معنی داری داشت ($p < 0.05$) و بیشترین مقدار در تیمار ۲ و ۳ مشاهده شد ($p < 0.05$). بیشترین میزان هماتوکریت پس از تنش در گروه شاهد مشاهده شد (61.67 ± 2.08) ($p < 0.05$). میزان یون کلسیم پس از تنش در تمامی تیمارها جز گروه شاهد افزایش معنی داری داشت ($p < 0.05$) که بیشترین مقدار در تیمار ۳ مشاهده شد (11.17 ± 0.31). پروتئین کل، در ماهیان تیمار شده با کورتیزول به طور معنی داری کمتر از گروه شاهد بود ($p < 0.05$). نتایج نشان داد که کورتیزول خوارکی می‌تواند مقاومت بچه‌ماهی کپور معمولی را به تنش شوری افزایش دهد.

واژه‌های کلیدی. کورتیزول، گلوبل، تنش شوری، تنظیم اسمزی، کپور معمولی

Long time effect of oral cortisol on resistant to salinity changes in Common Carp (*Cyprinus carpio* Linnaeus, 1758) fingerling

Azar Beikzade Takori^{*}, Mohammad Reza Imanpoor and Vahid Taghizadeh

Received 17.05.2014 / Accepted 24.08.2015

Department of Fishery and Environment, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, Gorgan, Iran

*Correspondent author: beikzad@gmail.com

Abstract. Cortisol is a corticosteroid hormon which has important effects on osmoregulation in marine fish. In this study the effect of oral cortisol on resistance (salinity stress in 12ppt during 7 days) in common carp (*Cyprinus carpio*) fry was investigated. For this purpose, common carp (1.36 ± 0.12 gr) was distributed in 3 treatments and 1 control group in 3 replicates and fed with commercial food containing 0 (control), 50, 100 and 200 mg kg⁻¹ food hydrocortisone during 8 weeks. At the end of the trial, hematocrit, biochemical blood parameters (glucose, calcium and total protein) and resistance of fish were determined. The results showed no significance in survival rates between treatments ($p > 0.05$). Glucose levels in the control treatment was significantly lower than other treatments at the end of the trial by serological investigation ($p < 0.05$). Fish were let in salinity stress and after 7 days all treatments showed a significant increase in the value of glucose ($p < 0.05$). The highest value of glucose was observed in fish on fed 100 and 200mg hydrocortisone per kg⁻¹ food (73.04 ± 1.40) ($p < 0.05$) and the highest level of haematocrit was observed after stress in the control group (61.67 ± 2.08) ($p < 0.05$). Calcium Ionic factor showed a significant increase in all treatments except for the control treatment (11.17 ± 0.31) ($p < 0.05$) and the highest value was observed in fish fed 200 mg hydrocortisone per kg⁻¹. Total protein in fish treat-cortisol was significantly lower than the control group ($p < 0.05$). The results of this study showed that oral administration of cortisol can improve the salinity resistance in the common carp fry.

Keywords. cortisol, glucose, salinity stress, osmoregulation, common carp

غیرمستقیم نقش مهمی در جنبه‌های مختلف فیزیولوژی ماهی شامل متابولیسم واسطه، تنظیم یونی و اسمزی، رشد، استرس و عملکرد ایمنی بازی می‌کند (Henderson & Garland., 1980; McCormick., 1995; Wendelaar Bonga, 1997; Mommsen *et al.*, 1999) کورتیکوستروئیدی بیشترین غلظت را در آبشنش، روده و کلیه دارند و فراوانی آنها اغلب تحت تأثیر شوری محیط تغییر می‌کند (McCormick, 2011). تأثیر کورتیزول برای افزایش قدرت مواجهه با شرایط اسموالیته جدید، چشمگیرتر از دیگر هورمون‌ها است. اثر پاسخ هورمونی، سلول‌های غنی از میتوکندری آبششی را به تغییرات سازشی تحریک می‌کند. این سلول‌ها نقش بسیار مهمی در تنظیم آب و مواد معدنی و سازش با شوری‌های جدید دارند (Varsamos *et al.*, 2005).

Khoshnood و همکاران دریافتند که هورمون کورتیزول با منشاء خارجی در بچه‌تاسماهی ایرانی می‌تواند سبب ایجاد تغییرات مورفولوژیک، مورفومنتریک و بیوشیمیابی در بافت آبششی در جهت آمادگی ماهی در مواجهه با شوری گردد (Khoshnood *et al.*, 2009). برخی تحقیقات ثابت کرده است که کورتیزول اثر مهیب بر جذب یون در نتیجه تنظیم اسمزی در آب شور و شیرین دارد (Nakano *et al.*, 1998; Mancera *et al.*, 2002; Varsamos, 2002).

در اکثر ماهیان استخوانی، کورتیزول نقش فیزیولوژیکی در بالا بردن جذب یونی دارد. این وظیفه کورتیزول نمی‌تواند از اهمیت نقش (McCormick, 2011) کورتیزول در ترشح نمک‌ها کم کند (*Acipenser naccarii* در Sanchez و همکاران در برسی *Sanchez de Hanke* Abo Hegab *et al.*, 2000) کردنده که انتقال کپور (حدود ۴۰ گرم در دمای ۱۶ درجه) از

مقدمه

کپور معمولی با نام علمی (*Cyprinus carpio* L. 1758) به طور طبیعی در حوضه دریای خزر، سیاه، آرال و حوضه‌های کم عمق رودخانه و لگا زندگی می‌کند و جزء ماهیان استخوانی و اقتصادی دریای خزر است. بیشترین فراوانی این گونه در جنوب شرقی دریای خزر (خلیج گرگان و تالاب گمیشان) است. این ماهی جزء ماهیان رودکوچ است که برای تخم‌ریزی و تکثیر به آب شیرین رودخانه‌ها و تالاب‌ها وابسته است (عبدلی و نادری، ۱۳۸۷). آمارها حاکی از آن است که صید این ماهی در دهه‌های اخیر نوسان داشته است و همچنین رهاکردن فاضلاب کارخانه‌ها و فاضلاب کشاورزی به آب رودخانه‌ها باعث آسودگی آب‌ها به کودهای شیمیایی و دیگر آلاینده‌ها شده است. در نتیجه تخم‌ریزی اندک مولدین باقی‌مانده با مشکل مواجه می‌باشد (عبدالملکی و غنی‌زاد، ۱۳۸۶) که برای جبران این مسئله و به منظور بازسازی ذخایر اقدام به تکثیر نیمه طبیعی این ماهی شده است، اما بقا و بازدهی پایین در مراکز تکثیر و پرورش ماهی یکی از بزرگ‌ترین عوامل موثر در جلوگیری از بازسازی (Maynard *et al.*, 1995; Olla *et al.*, 1998) یکی از مشکلات مربوط به تلفات بچه‌ماهیانی است که از مراکز تکثیر رها می‌شوند (Olla *et al.*, 1998). لذا الگوی مناسبی برای کاهش مرگ و میر بعد از رهاکردن ضروری است. یکی از مهم‌ترین عوامل فیزیولوژیک موثر در موقوفیت رهاسازی ماهیان توانایی تنظیم اسمزی بچه‌ماهیان در محل رهاشدن و نیز هنگام انتقال از محل رهاسازی به مقصد نهایی یعنی دریا است (عطایی‌مهر و همکاران، ۱۳۸۵).

کورتیزول مهم‌ترین کورتیکوستروئیدی است که از طریق بافت درون‌ریز غده بین کلیوی ماهی‌ها تولید می‌شود. این هورمون هر دو فعالیت گلوکوکورتیکوئیدی و میزوالکورتیکوئیدی را از خود نشان می‌دهد که مهم‌ترین اثرش تنظیم اسمزی در ماهیان دریازی است، زیرا در نمود سلول‌های غنی از میتوکندری (سلول‌های کلراید) نقش دارد (Evans *et al.*, 2005).

همچنین می‌تواند باعث کاهش التهاب، تخفیف واکنش‌های ایمنی، تأثیر بر متابولیسم و افزایش قند خون در بدن شود (McCormick, 2011). این هورمون به صورت مستقیم یا

منظور تهیه جیره ابتدا مقادیر لازم کریستال‌های کورتیزول در اتانول ۹۶ درصد حل شد. سپس بر سطح پلت‌های غذایی اسپری شد و پلت‌ها به منظور تبخیر اتانول درمعرض هوای آزاد و خنک قرار داده شدند. سپس تا زمان استفاده در فریزر در دمای -۲۰ درجه سانتی گراد نگهداری شدند. (Olla *et al.*, 1998). پس از پایان دوره جهت سنجش اثر هورمون کورتیزول اضافه شده به جیره، بچه‌ماهیان به مدت هفت‌روز تحت تنفس شوری ppt ۱۲ قرار گرفتند. درصد بازماندگی آن‌ها پس از تنفس شوری از فرمول زیر محاسبه شد.

درصد بازماندگی: {تعداد ماهیان اولیه - تعداد ماهیان پس از قرار گیری درمعرض استرس شوری / تعداد ماهیان اولیه} ضربدر

۱۰۰

به منظور سنجش اثر فیزیولوژیک کورتیزول، خون‌گیری از طریق قطع ساقه دمی و با استفاده از لوله‌های موئینه هپارینه انجام شد. اولین خون‌گیری قبل از تنفس شوری و سپس در روزهای اول، سوم، پنجم و هفتم پس از تنفس انجام گرفت. نمونه‌های خون جهت جداسازی سرم سانتریفیوژ شد (۳ دقیقه؛ ۱۳۶۰۰ g). در آزمایش‌های سرولوژیکی درصد هماتوکریت با استفاده از دستگاه هماتوکریت‌خوان، پارامترهای بیوشیمیایی خون (گلوکز، پروتئین کل و کلسیم) با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر و کیت‌های شرکت پارس آزمون اندازه‌گیری شدند (مکوندی و همکاران، ۱۳۹۰؛ Cataldi, 1998).

این تحقیق در قالب طرح کاملاً تصادفی برنامه‌ریزی و اجرا شد. تجزیه و تحلیل داده‌ها با استفاده از روش تحلیل واریانس یک-طرفه (one-way ANOVA) انجام پذیرفت. برای مقایسه میانگین‌ها از آزمون آماری دانکن در سطح اطمینان ۵ درصد و برای تحلیل آماری از نرم‌افزار SPSS (نسخه ۱۶) و Excel (۲۰۰۷) استفاده شد.

نتایج

در جدول ۱ درصد بازماندگی پس از تنفس شوری را در تیمارهای مختلف مشاهده می‌کنید که از لحاظ معنی‌داری تفاوتی با یکدیگر نداشتند ($p > 0.05$). ولی در ماهیان گروه شاهد بی‌حالی و بی‌قراری دیده شد.

شوری صفر به ۱۵ قسمت در هزار موجب تلفات نمی‌شود بلکه شاخص‌های استرس خون را تغییر می‌دهد & (Abo Hegab & Hanke, 1984) را قبل از رهاسازی با استفاده از این هورمون به صورت خوراکی به شوری دریای خزر سازش داده و بعد رها کرد. فاکتورهای خونی به میزان زیادی به عنوان نشانگرهای فیزیولوژیکی واکنش (Cataldi *et al.*, 1998) که در تحقیق حاضر برخی از مهم‌ترین آنها شامل، هماتوکریت، گلوکز و پروتئین کل به عنوان شاخص‌های استرس و کلسیم به عنوان یکی از یون‌های تأثیرگذار در تنظیم اسمزی بررسی شدند. این تحقیق با هدف تعیین اثر کورتیزول خوراکی مقاومت به تنفس شوری در بچه‌ماهیان کپور معمولی انجام شد.

مواد و روش‌ها

این تحقیق در تابستان ۱۳۹۲ در مرکز تحقیقات آبزی پروری شهید ناصر فضلی برآبادی گروه شیلات دانشگاه کشاورزی و منابع طبیعی گرگان به مدت ۱۰ هفته (دو هفته سازگاری، هشت- هفته پرورش) انجام شد. تعداد ۲۵۰ قطعه بچه‌ماهی کپور معمولی با میانگین وزنی 112 ± 10 گرم و میانگین طولی 415 ± 19 میانگین وزنی 136 ± 10 گرم و میانگین طولی 78 ± 7 میزان سانتی‌متر از کارگاه تکثیر و پرورش ماهی سیچوال تهیه شدند. ماهیان ابتدا با غوطه‌وری در محلول نمک دو درصد به مدت ۲۰ دقیقه ضدغونه و سپس در تانک‌های ۴۰۰ لیتری (با حجم مغاید آبگیری ۲۰۰ لیتر) و با تراکم ۲۰ قطعه در هر تانک ذخیره‌سازی شدند (دما 25 ± 1 درجه سانتی گراد؛ PH برابر 7.8 ± 0.7 ؛ میزان اکسیژن برابر 5.9 ± 0.65 میلی گرم بر لیتر؛ میزان سختی آب 260 میلی گرم بر لیتر کربنات کلسیم و شرایط نوری در طول دوره آزمایش به صورت ۱۲ ساعت روشناجی و ۱۲ ساعت تاریکی بود).

پس از دوهفته تغذیه با جیره کنترل (انرژی ۳۰۰۱، شرکت ماهیران) جهت سازگاری، ماهیان سپس به مدت هشت‌هفته با غذای حاوی صفر (گروه شاهد)، 50 ، 100 و 200 میلی گرم کورتیزول (هیدروکورتیزون، سیگما، آلمان) به‌ازای هر کیلوگرم غذا و به میزان سه درصد وزن بدن و در سه وعده در طول روز، تغذیه شدند و همه گروه‌ها دارای سه تکرار بودند. به

جدول ۱- درصد بازماندگی پس از تنفس شوری ۱۲ ppt.

Table 1. Survival rate after salinity 12 ppt.

تیمار ۴	تیمار ۳	تیمار ۲	گروه ۱	تیمار
۲۰۰ میلی گرم بر کیلو گرم	۱۰۰ میلی گرم بر کیلو گرم	۵۰ میلی گرم بر کیلو گرم	شاهد	
غذای کورتیزول	غذای کورتیزول	غذای کورتیزول		
۱۰۰ ^a	۱۰۰ ^a	۱۰۰ ^a	۱۰۰ ^a	درصد بازماندگی

حروف انگلیسی یکسان در هر ردیف یانگر عدم اختلاف معنی دار در سطح <0.05 است. داده ها به صورت میانگین \pm انحراف میانگین است.

Same English letters in each row indicate no significant difference in the 0.05. Data are in the form of mean \pm standard deviation.

بیشترین افزایش در تیمار ۳ و ۴ ($187/10 \pm 34/22$) مشاهده شد ($p < 0.05$). از روز سوم پس از تنفس، میزان گلوکز کاهش یافت و در روز هفتم، بیشترین مقدار در تیمار ۴ ($132/17 \pm 2/64$) مشاهده شد ($p < 0.05$).

جدول ۲ به بررسی فاکتورهای بیوشیمیابی خون می پردازد و نشان می دهد که میزان گلوکز قبل از تنفس شوری ۱۲ ppt، در گروه شاهد به طور معنی داری پایین تر از تیمارهای دیگر بود ($p < 0.05$) و پس از تنفس شوری، در تمامی تیمارها افزایش معنی داری داشت ($p < 0.05$) که در روز اول پس از تنفس،

جدول ۲- تغییرات غلظت شاخص گلوکز بر حسب میلی گرم در دسی لیتر.
Table 2. Concentration changes of glucose index (mg.dL⁻¹).

شاخص گلوکز / تیمار	گروه ۱	تیمار ۲	تیمار ۳	تیمار ۴
قبل از تنفس	۷۳/۰۴ $\pm 1/۴۰$ ^{bD}	۸۳/۱۹ $\pm 1/۶۷$ ^{aC}	۸۰/۷۲ $\pm 1/۵۱$ ^{aD}	۸۵/۳۶ $\pm 1/۷۶$ ^{aE}
روز اول پس از تنفس	۱۳۵/۵۱ $\pm 1/۴۰$ ^{bA}	۱۵۴/۲۰ $\pm 12/۵۰$ ^{abA}	۱۸۷/۱۰ $\pm 34/۲۷$ ^{aA}	۱۷۲/۳۲ $\pm 3/۲۹$ ^{aA}
روز سوم پس از تنفس	۱۱۰/۵۸ $\pm 13/۷۹$ ^{bB}	۱۲۶/۲۳ $\pm 11/۹۷$ ^{bB}	۱۵۳/۷۷ $\pm 6/۷۵$ ^{aB}	۱۶۳/۱۹ $\pm 4/۵۷$ ^{aB}
روز پنجم پس از تنفس	۸۸/۹۸ $\pm 1/۷۶$ ^{cC}	۱۲۸/۲۶ $\pm 1/۹۹$ ^{bB}	۱۳۱/۵۹ $\pm 3/۰۸$ ^{aBC}	۱۴۷/۹۷ $\pm 2/۱۹$ ^{aC}
روز هفتم پس از تنفس	۸۷/۹۷ $\pm 0/۶۶$ ^{cC}	۱۱۸/۹۹ $\pm 1/۰۹$ ^{bB}	۱۱۴/۴۹ $\pm 1/۰۵$ ^{bC}	۱۳۲/۱۷ $\pm 2/۶۴$ ^{aD}

حروف انگلیسی کوچک در هر ردیف و حروف انگلیسی بزرگ در هر ستون، یانگر اختلاف معنی دار در سطح <0.05 است. داده ها به صورت میانگین \pm انحراف میانگین \pm ارائه شده است.

Small English letters in each row and capital English letters in each column indicate significant difference in the 0.05. Data are in the form of mean \pm standard deviation.

جدول ۳ نشان می دهد که میزان هماتوکریت در پایان دوره بین تیمارها اختلاف معنی داری نداشت ($p > 0.05$). پس از تنفس شوری میزان هماتوکریت در تمامی تیمارها به جز تیمار ۲ به طور معنی داری افزایش یافت که بیشترین مقدار آن در گروه شاهد

(۶۱/۶۷ $\pm 2/۰۸$) مشاهده شد ($p < 0.05$). از روز سوم میزان هماتوکریت در تمامی تیمارها کاهش یافت اما اختلاف روز سوم تا هفتم معنی دار نبود و کمترین میزان هماتوکریت در روز هفتم در تیمار ۴ (۴۳/۳۳ $\pm 0/۵۷$) مشاهده شد ($p < 0.05$).

جدول ۳- تغییرات شاخص هماتوکریت بر حسب درصد.

Table 3. Changes in hematocrit index (%).

شاخص هماتوکریت / تیمار	گروه ۱ شاهد	تیمار ۲ ۵۰ میلی گرم بر کیلو گرم	تیمار ۳ ۱۰۰ میلی گرم بر کیلو گرم	تیمار ۴ ۲۰۰ میلی گرم بر کیلو گرم
قبل از تنفس	۴۹/۳۳±۶/۶۶ ^{aB}	۵۴/۶۶±۱۰/۶۹ ^{aA}	۴۲/۳۳±۱/۱۵ ^{aC}	۴۸/۳۳±۷/۵۰ ^{aAB}
روز اول پس از تنفس	۶۱/۶۷±۲/۰۸ ^{aA}	۵۸/۶۷±۳/۵۱ ^{aA}	۴۸/۶۷±۰/۵۸ ^{bA}	۵۴±۱ ^{bA}
روز سوم پس از تنفس	۵۱±۱ ^{aB}	۵۲/۶۷±۱/۵۳ ^{aA}	۴۷±۱ ^{bB}	۴۷/۶۷±۰/۵۸ ^{bAB}
روز پنجم پس از تنفس	۴۸/۳۳±۳/۵۱ ^{abB}	۵۱±۳ ^{aA}	۴۵/۳۳±۰/۵۸ ^{bB}	۴۴/۶۷±۱/۵۸ ^{bB}
روز هفتم پس از تنفس	۴۸/۵۰±۴/۴۴ ^{aB}	۵۰/۳۳±۲/۰۸ ^{aA}	۴۶±۱ ^{abB}	۴۳/۳۳±۰/۵۷ ^{bB}

حروف انگلیسی کوچک در هر ردیف و حروف انگلیسی بزرگ در هر ستون، بیانگر اختلاف معنی دار در سطح ۰/۰۵ است. داده ها به صورت میانگین ± انحراف میار ارائه شده است.

Small English letters in each row and capital English letters in each column indicate significant difference in the 0.05.
Data are in the form of mean ± standard deviation.

میزان آن در تمامی تیمارها جز گروه شاهد افزایش معنی داری داشت ($p < 0.05$) که بیشترین افزایش در تیمار ۴ ($9/۹۲\pm 1/۲۲$) مشاهده شد.

جدول ۴ نشان می دهد که میزان کلسیم قبل از تنفس شوری بین تیمارها اختلاف معنی داری نداشت ($p > 0.05$) و پس از تنفس، مشاهده شد.

جدول ۴- تغییرات غلظت شاخص کلسیم بر حسب میلی گرم بر دسی لیتر.

Table 4. Concentration changes calcium index (mg.dL⁻¹).

شاخص کلسیم / تیمار	گروه ۱ شاهد	تیمار ۲ ۵۰ میلی گرم بر کیلو گرم	تیمار ۳ ۱۰۰ میلی گرم بر کیلو گرم	تیمار ۴ ۲۰۰ میلی گرم بر کیلو گرم
قبل از تنفس	۶/۳۱±۳/۰۸ ^{aA}	۶/۸۵±۰/۶۵ ^{aC}	۷/۳۶±۰/۰۳ ^{aC}	۶/۱۴±۱/۱۹ ^{aC}
روز اول پس از تنفس	۸/۰۱±۰/۱۶ ^{bA}	۷/۲۱±۰/۷۹ ^{bBC}	۷/۱۷±۰/۴۹ ^{bC}	۹/۹۲±۱/۲۲ ^{aAB}
روز سوم پس از تنفس	۸/۱۳±۰/۴ ^{bA}	۷/۸۵±۰/۴۱ ^{bBC}	۸/۵۵±۰/۴۴ ^{bB}	۱۱/۱۳±۰/۳۶ ^{aA}
روز پنجم پس از تنفس	۷/۷۵±۱/۰۳ ^{aA}	۸/۳۰±۰/۶۸ ^{aB}	۸/۴۵±۰/۵۲ ^{aB}	۹/۴۶±۰/۵۲ ^{aB}
روز هفتم پس از تنفس	۸/۴۱±۰/۲۷ ^{bA}	۱۰/۶۲±۰/۱۳ ^{aA}	۱۱/۱۷±۰/۳۱ ^{aA}	۱۰/۸۵±۰/۵۷ ^{aAB}

حروف انگلیسی کوچک در هر ردیف و حروف انگلیسی بزرگ در هر ستون، بیانگر اختلاف معنی دار در سطح ۰/۰۵ است. داده ها به صورت میانگین ± انحراف میار ارائه شده است.

Small English letters in each row and capital English letters in each column, indicating significant difference in the 0.05. Data are in the form of mean ± standard deviation.

اما در روزهای سوم و پنجم و هفتم اختلاف معنی‌داری بین تیمارها وجود نداشت ($p > 0.05$). در میزان پروتئین کل، طی تنش شوری در گروه شاهد کاهش معنی‌داری مشاهده شد اما در تیمارهای دیگر اختلاف معنی‌داری نداشت ($p < 0.05$).

جدول ۵ نشان می‌دهد که میزان پروتئین کل، در پایان دوره و در روز اول پس از تنش، در ماهیان تیمار شده با کورتیزول به طور معنی‌داری کمتر از گروه شاهد بود ($p < 0.05$).

جدول ۵- تغییرات غلظت شاخص پروتئین کل بر حسب گرم بر دسی‌لیتر.
Table 5. Concentration changes Total Protein index (mg.dL⁻¹).

شاخص پروتئین کل / تیمار	گروه ۱ شاهد	تیمار ۲ غذای کورتیزول	تیمار ۳ غذای کورتیزول	تیمار ۴ غذای کورتیزول
۱۰۰ میلی گرم بر کیلوگرم	۶/۴۹±۰/۰۸ ^{aA}	۴/۳۲±۰/۲۶ ^{bA}	۴/۷۹±۰/۹۷ ^{bA}	۳/۹۵±۰/۸۴ ^{bA}
۲۰۰ میلی گرم بر کیلوگرم	۶/۱۲±۰/۳۷ ^{aA}	۴/۰۳±۰/۳۱ ^{bA}	۴/۷۹±۰/۱۱ ^{bA}	۴/۳۰±۰/۶۰ ^{bA}
۴/۵۰±۰/۳۵ ^{aA}	۴/۹۱±۰/۵۱ ^{aB}	۳/۱۸±۰/۷۹ ^{aA}	۴/۷۹±۰/۱۸ ^{aA}	۴/۳۸±۰/۲۳ ^{aA}
۴/۳۸±۰/۲۳ ^{aA}	۴/۰۵±۰/۱۳ ^{aC}	۴/۴۵±۰/۱۰ ^{aA}	۴/۴۳±۰/۳۱ ^{aA}	۴/۴۳±۰/۲۳ ^{aA}
۴/۸۶±۰/۱۴ ^{aA}	۳/۷۶±۰/۰۸ ^{aC}	۴/۶۴±۰/۱۷ ^{aA}	۴/۹۷±۰/۱۳ ^{aA}	۴/۹۷±۰/۱۴ ^{aA}

حروف انگلیسی کوچک در هر ردیف و حروف انگلیسی بزرگ در هر ستون، بیانگر اختلاف معنی‌دار در سطح 0.05 است. داده‌ها به صورت میانگین \pm انحراف معیار ارائه شده است.

Small English letters in each row and capital English letters in each column, indicating significant difference in the 0.05 . Data are in the form of mean \pm standard deviation.

به عنوان معیار اندازه‌گیری غیرمستقیم هورمون استرس است (Abdolah Mashaie, 2000). گلوکز کربوهیدراتی است که نقش مهمی در تولید انرژی جانوران با تولید ATP دارد. تحت شرایط استرس زا کاتکولامین و کورتیزول با تأثیر بر کبد سبب القای گلوکونوژنیز می‌شود و درنتیجه میزان گلوکز پلاسمما افزایش می‌باید (آذری تاکامی، ۱۳۹۳). در این آزمایش نیز شاهد افزایش گلوکز خون هم‌زمان با افزایش شوری آب بودیم ($p < 0.05$). در مطالعه دیگری بعد از انتقال ماهی تیلایپایی *Oreochromis mossambicus* W.K.H. (Peters, 1852) به آب دریا، ماهی نیاز به گلوکز بیشتری نهاد منع انرژی برای سازوکارهای اسمزی دارد (Mommsen et al., 1999). نتایج تحقیق حاضر نشان داد که میزان گلوکز در ماهیان تحت تنش شوری افزایش یافته که این افزایش در ماهیان تحت تیمار کورتیزول از لحاظ آماری معنی-

بحث

تش شوری به شدت روی بقای بجهه‌ماهیان کپور (یک گونه استرنوهلان) و درنتیجه موفقیت عملیات بازسازی ذخایر موثر می‌باشد (ایمان‌پور، ۱۳۷۸). باید تمهداتی جهت افزایش بقای کپور‌ماهیان رهاشده اندیشید. در کنار ارتقای مدیریت رهاسازی، یکی از راههایی که می‌توان برای مقابله با این فرایند زیست-محیطی به کار برد، افزایش تحمل استرس از طریق دستکاری جیره غذایی ماهیان است. ماهیان استخوانی تحت تطابق با آب-شور دستخوش تغییرات فیزیولوژیکی در محور هیپوتالاموس-هیپوفیز-بین کلیوی می‌شوند و به این ترتیب تغییراتی در عواملی نظیر غلظت یون‌ها، سلول‌های کلراید و هماتوکریت ایجاد می‌شود. کلسیم و منزیم در فرآیندهای بیولوژیکی خون ماهی ضروری هستند (Zabelinskii et al., 2006). یکی از پاسخ‌های ثانویه‌ای که بسیار متداول است، اندازه‌گیری گلوکز خون

ترشح مقادیر بسیار بالایی از کلسیم هستند کلیه‌ها نیز نقش مهمی را در تنظیم نهایی کلسیم پلاسمای بازی می‌کنند. Koshnood و همکاران به نقل از Krayushkina (2009) بیان کردند که تغییرات اسمولاریته و ترکیب یونی سرم خون ماهیان در معرض شوری-های دریایی طی دو مرحله رخ می‌دهد؛ در مرحله نخست، غلظت یون‌های سرم خون در روزهای ابتدایی (پس از انتقال به آب دریا) افزایش می‌یابد و به غلظت‌های محیطی نزدیک می‌شود. در مرحله دوم در صورت حصول تکامل و قابلیت کافی در سیستم تنظیم یونی ماهی، غلظت یون‌ها کاهش می‌یابد (Khoshnood et al., 2009). در تحقیق حاضر غلظت کلسیم پلاسمای خون بچه‌ماهیان تیمار شاهد، قبل و بعد از تنش شوری تفاوت معنی‌داری نداشت که با مطالعات عنایت‌غلامپور و همکاران و Frank و Joan همخوانی دارد (عنایت‌غلامپور و Frank & Joan, 1983; Fakharzadeh et al., 1990; Dang et al., 2011). در اکثر ماهیان استخوانی، کورتیزول نقش فیزیولوژیکی در بالابردن جذب یونی دارد. این وظیفه کورتیزول نمی‌تواند چیزی از نقش مهم آن در ترشح نمک‌ها بکاهد (Maynard et al., 1995). Krayushkina (1995) و همکاران به نقل از Olla (1999) و همکاران بیان کردند که تعداد و ریخت‌شناسی سلول‌های کلراید همراه با تغییر مقادیر یونی محیط از قبیل سدیم، کلر و کلسیم تغییر می‌کند (Krayushkina et al., 1999) و کاهش بازجذب کلسیم و نه افزایش ترشح این یون در زمان سازگاری ماهی با آب شور می‌تواند دلیل اصلی افزایش کلسیم باشد. طبق مطالعات پیش‌گفته، افزایش معنی‌دار در غلظت کلسیم در ماهیان تغذیه شده با جیره حاوی کورتیزول می‌تواند مبنی توسعه اندام‌های دخیل در تنظیم یونی باشد. پروتئین به عنوان منبع مهم انرژی در ماهیان محسوب می‌شود، از این‌رو غلظت پروتئین کل پلاسمای می‌تواند فاکتور مهمی جهت تعیین سلامتی و استرس باشد (Olla et al., 1998). پروتئین کل ثابت‌ترین ترکیب در پلاسمای خون محسوب می‌شود و عوامل محدودی قادرند میزان آن را تغییر دهند. غفوری صالح و همکاران بیان کردند که کورتیزول با کاهش ذخایر پروتئین در کلیه سلول‌های بدن و کاهش سنتر پروتئین و افزایش کاتابولیسم پروتئین‌های خارج سلولی و کاهش سنتر پروتئین ناشی از

دار است از واکنش فیزیولوژیک ثانویه ماهیان نسبت به شرایط استرس‌زا حکایت دارد (McCormick, 1995). یکی دیگر از علل افزایش میزان گلوکز را می‌توان تأمین انرژی برای مقابله با استرس ایجاد شده توجیه نمود که با مطالعات قبلی همخوانی دارد (Lee et al., 1996). در مطالعات حافظ امینی و همکاران در سال ۱۳۸۲ نیز میزان گلوکز در ماهی کپور معمولی (Cyprinus carpio) در مواجهه با شوری ppt ابتدا افزایش یافته و سپس روند کاهشی نشان داده و همسویی از دیاد قند و کورتیزول را در استرس‌های مزمن گزارش کرده است (حافظ امینی و همکاران، ۱۳۸۲)، که در مطالعه حاضر این موضوع می‌تواند دلیلی برای افزایش گلوکز در تیمارهای تغذیه شده با سطوح بالاتر کورتیزول باشد.

قبل از تنش شوری اختلاف معنی‌داری در میزان هماتوکریت بین ماهیان تحت تیمار کورتیزول و تیمار شاهد مشاهده شد که با مطالعه Dang و همکاران همخوانی دارد (Dang et al., 2000). افزایش میزان هماتوکریت پس از مواجهه با تنش شوری نیز ممکن است نتیجه کاهش غیرمستقیم کورتیزول در مایع خارج سلولی وابسته به حجم سلول‌های خونی و یا به دلیل تغییر در مایع داخل سلولی یا خارج سلولی یا تکثیر و از دیاد اریتروسیت‌ها و یا به علت کاهش حجم مایع خون در اثر افزایش سرعت تولید اوره توسط سلول‌های گلومرولی کلیه باشد که با مطالعات Cook و عنایت‌غلامپور همخوانی دارد (عنایت‌غلامپور و همکاران، 1390; Cook et al., 2011).

ورود کلسیم به درون بدن ماهی با سازوکار شیوه سازوکار منیزیم و از طریق آب آشامیده شده انجام می‌گیرد. از این مقدار ۷۰-۳۰ درصد توسط دستگاه گوارش جذب می‌شود. میزان پایداری غلظت کلسیم در پلاسمای خون ماهیان استخوانی با وجود غلظت بالای این یون در دریا میین حضور سیستم پیچیده تنظیم غلظت این یون است. مطالعات اولیه براساس مقایسه غلظت این یون در پلاسمای ادرار میین ترشح خالص این یون در ماهیان استخوانی دریایی و انواع ماهیان با تحمل شوری بالای سازگارشده با آب دریا می‌یابند. ماهیان استخوانی برای ترشح یون کلسیم از سازوکازهای کلیوی و غیرکلیوی (آبشش‌ها) استفاده می‌کنند، به نحوی که با وجود اینکه آبشش‌ها مسئول

ماهیان تحت تیمار کورتیزول طی تنش شوری برخلاف تیمار شاهد باشد، که میزان پروتئین کل در آن طی تنش شوری روند کاهشی داشت ($p < 0.05$) (Gollock et al., 2005). طبق برخی مطالعات، یکی دیگر از دلایل کاهش آن ممکن است رقیق شدن خون باشد (فرهنگی و شکوه سلجوچی، ۱۳۹۱).

نتیجه‌گیری

در مجموع نتایج این تحقیق، حاکی از آن است که استفاده از کورتیزول با منشأ خارجی توانسته است بدون گذاشتن اثر منفی بر روی شاخص‌های رشد، با بالا بردن گلوکز خون هنگام تنش شوری، جهت تأمین انرژی برای مقابله با استرس ایجاد شده و افزایش معنی‌دار در میزان کلسیم در بدن ماهیان تحت تیمار کورتیزول، که دلیل اصلی ترشح این یون می‌تواند به علت کاهش بازجذب کلسیم و نه افزایش ترشح این یون در زمان سازگاری با آب شور باشد، توانایی این ماهی را جهت مقابله با استرس شوری افزایش دهد.

کاهش انتقال اسیدآمینه به داخل بافت‌های خارج کبدی به تجزیه پروتئین می‌پردازد و از این طریق انرژی کافی را جهت فعالیت‌های فیزیولوژیکی بدن فراهم می‌کند (غفوری صالح و همکاران، ۱۳۸۷). برخی مطالعات کاهش سطح پروتئین کل سرم را طی استرس‌های مختلف، به منظور تأمین انرژی برای مقابله با وضعیت استرس‌زا نشان دادند که این موضوع می‌تواند کمتر بودن پروتئین کل سرم خون را در ماهیان تحت تیمار کورتیزول قبل از تنش شوری در تحقیق حاضر توجیه کند، زیرا در مطالعه حاضر نوعی شبیه‌سازی شرایط استرس‌زا در بدن ماهی و سازگاری آن با افزایش کورتیزول هنگام استرس اسمزی در زمان رهاسازی صورت گرفت (غفوری صالح و همکاران، ۱۳۸۷؛ Mancera et al., 2002).

Gollock و همکاران نظریه سازگاری را مطرح کردند. طبق این نظریه ماهیان به استرس‌های دوره‌ای پس از گذشت مدت‌زمانی عادت می‌کنند و کورتیزول به میزان عادی خود برمی‌گردد. این موضوع می‌تواند دلیل فقدان اختلاف معنی‌دار در

منابع/References

- بهجه‌آزاد ماهیان دریای خزر با اوزان گوناگون در شوری‌های مختلف آب. – مجله علمی شیلات ایران ۴: ۱۲۷-۱۱۹.
- عنایت‌غلام‌پور، ط.، ایمان‌پور، م. ر.، حسینی، س. ع. و شعبان‌پور، ب. ۱۳۹۰. تأثیر سطوح مختلف شوری بر شاخص‌های رشد، میزان بازماندگی، غذاگیری و پارامترهای خونی در بچه ماهیان سفید (*Rutilus frisii Kutum*) (Kamensky, 1901). – مجله زیست‌شناسی ایران ۲۴: ۵۴۹-۵۳۹.
- غفوری صالح، س.، جمیلی، ش. و عباسی، ف. ۱۳۸۷. بررسی اثرات فیزیولوژیکی استرس بر ترکیبات عضله و تغییرات هورمون کورتیزول در ماهی‌ سوف دریای خزر (*Stizostedion lucioperca*). – پژوهش و سازندگی در امور دام و آبزیان ۷۹: ۹۴-۸۸.
- فرهنگی، م.، شکوه سلجوچی، ظ. ۱۳۹۱. نقش استفاده از افزودنی‌های غذایی در سلامت و کیفیت آبزیان پرورشی. – انتشارات دانشگاه تهران. صفحه ۲۶۹.
- مکوندی، م.، خدادادی، م.، کیوان‌شکوه، س. و محمدی مکوندی، ذ. ۱۳۹۰. تأثیر استرس شوری بر مقادیر هورمون کورتیزول و گلوکز ماهی کپور-علفخوار انگشت قد (*Ctenopharyngodon idella*). – مجله آبزیان و شیلات ۸۴-۷۷.
- آذری تاکامی، ق. ۱۳۶۳. اصول تکثیر و پرورش ماهی. جلد اول. – انتشارات روابط عمومی وزارت کشاورزی. صفحه ۱۵۲.
- ایمان‌پور، م. ر. ۱۳۷۸. بررسی عادات غذایی و میزان مرگ و میر بچه‌ماهیان قره برون رهاسازی شده به گرگان‌رود. – پایان‌نامه کارشناسی ارشد. دانشکده شیلات و محیط‌زیست. دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان. صفحه ۷۲.
- حافظ‌امینی، پ.، عربان، ش. و پریور، ک. ۱۳۸۲. بررسی اثرات ناشی از استرس کلوروسدیم روی قند خون و هورمون کورتیزول در ماهی کپور معمولی (*Cyprinus carpio*). – مجله علمی شیلات ایران ۳: ۴۲-۳۵.
- عبدالملکی، ش. و غنی‌نژاد، د. ارزیابی ذخایر ماهی سفید در سواحل ایرانی دریای خزر در سال بهره برداری ۱۳۸۲-۱۳۸۳. – مجله علمی شیلات ایران ۱۶: ۱۱۴-۱۰۳.
- عبدلی، ا. و نادری، م. ۱۳۸۷. تنوع زیستی ماهیان حوضه جنوبی دریای خزر. – انتشارات علمی آبزیان. صفحه ۲۴۴.
- عطایی‌مهر، ب.، امیری مجازی، ب.، عبدالاحی، ح. و میرواقفی، ع. ۱۳۸۵. بررسی تغییرات تعداد و اندازه سلول‌های کلاید آبششی و میزان تلفات

- Abdolah Mashaie, M.** 2000. Physiology of fish in intensive culture systems. – Deputy Reproduction and Aquaculture Publication. (translated in Persian). 302 pp.
- Abo Hegab, S. and Hanke, W.** 1984. The significance of cortisol for osmoregulation in Carp (*Cyprinus carpio*) and Tilapia (*Sarotherodon mossambicus*). – General and Comparative Endocrinology 54: 409-417.
- Cataldi, E., Dimacro, P., Mandich, A. and Cataudella, S.** 1998. Serum parameters of Adriatic Sturgeon, *Acipenser naccarii* effect of temperature and stress. – Comparative Biochemistry and Physiology A 121: 351-354.
- Cooke, S.J., Crossin, G.T. and Hinch, S.G.** 2011. Pacific salmon migration: Completing the cycle. In: Farrell AP, editors. - Fish Physiology. San Diego: Academic Press. 3: 1945-1952.
- Dang, Z., Balm, P., Flik, G. and Wendelaar Bonga, S.** 2000. Cortisol increases Na⁺/K⁺-ATPase density in plasma membranes of gill chloride cells in the freshwater tilapia (*Oreochromis mossambicus*). – Journal of Experimental Biology 203: 2349-2355.
- Evans, D.H., Piermarini, P.M. and Choe, K.P.** 2005. The multifunctional fish gill: dominant site of gasexchange, osmoregulation, acid-base regulation and excretion of nitrogenous waste. – Physiological Reviews 85: 97-177.
- Fakharzadeh, S.M.E., Farhangi, M., Mojazi Amiri, B., Ahmadi, M. and Mazloumi, N.** 2011. The effect of hydrocortisone treatment by bathing and daphnia enrichment on the salinity stress in Persian sturgeon (*Acipenser persicus*) juvenile. – International Aquatic Research 3: 125-133.
- Frank, G.N. and Joan, W.** 1983. Influence of ambient salinity on plasma, Ca²⁺ and Mg²⁺ levels in juvenile (*Mugil cephalus*). – Comparative Biochemistry and Physiolo A 76: 335-338.
- Gollok, J., Kennedy, C.R. and Brown, J.A.** 2005. Physiological responses to acute temperature increase in European eels (*Anguilla anguilla*) infected with *Anguillicolacras*. – Diseases of Aquatic Organisms 64: 223-228.
- Henderson, I.W. and Garland H.O.** 1980. The interregnal gland in piscis. Part2. – General, Comparative and Clinical Endocrinology of the Adrenal Cortex. New York: Academic Press 3: 473-523.
- Khoshnood, Z., Khodabandeh, S., Khoshnood, R. and Mosafer, S.** 2009. Effect of cortisol on gill chloride cells in Persian sturgeon (*Acipenser persicus*) fry. – Yakhete Medical Journal 11: 425-431.
- Lee, T.H., Hwang, P.P. and Feng, S.H.** 1996. Morphological studies of gill and mitochondria rich cells in the stenohaline cyprinid teleosts, *Cyprinus carpio* and *Carassius auratus*, adapted to various hypotonic environments. – Zoological Studies 35: 272-278.
- Mancera, J.M., Carrion, R.L. and Martin del Rio, M.P.** 2002. Osmoregulatory action of PRL, GH and cortisol in the Gilthead sea bream (*Sparus aurata*). – General and Comparative Endocrinology 129: 95-103.
- Maynard, D., Flagg, T. and Mahnken, C.** 1995. A review of semi-culture strategies for enhancing the post-release survival of anadromous salmonids. – American Fisheries Society Symposium 15: 307-314.
- McCormick, S.D.** 2011. The hormonal control of osmoregulation in teleosts fish. – Encyclopedia of Fish Physiology: From Genome to Environment 2: 1466-1473.
- McCormick, S.D.** 1995. Hormonal control of gill Na⁺, K⁺-ATPase and chloride cell function. In: wood CM, Shuttlewoth TJ, editors. – Fish Physiology. San Diego: Academic Press 14: 285-315.
- Mommsen, T.P., Vijayan M.M. and Moon T.W.** 1999. Cortisol in teleosts: dynamics, mechanisms of action, and metabolic regulation. – Reviews in Fish Biology and Fisheries 9: 211-268.
- Nakano, K., Tagawa, M., Takemura, A. and T. Hirano.** 1998. Temporal changes in liver carbohydrate metabolism associated with seawater transfer in *Oreochromis mossambicus*. – Comparative Biochemistry and Physiology B: Biochemistry and Molecular Biology 119: 721-728.
- Olla, B.L., Davis, M.W. and Ryer, C.H.** 1998. Understanding how the hatchery environment represses or promotes the development of behavioral survival skills. – Bulletin of Marine Science 62: 531-550.
- Sanchez de Lamadrid, A., Garcia-Gallego, M., Sanz, A., Munos, J.L., Domezain, J., Soriguer, M.C., Domezian, A. and Hernando, J.A.** 2000. Acclimation of the sturgeon (*Acipenser naccarii*) to saltwater: effect of age and weight. – Cahiers Options Mediterraneennes 47: 337-342.
- Varsamos, S.** 2002. Tolerance range and osmoregulation in hypersaline conditions in the European sea bass (*Dicentrarchus labrax*). – Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom 82: 1047-1048.
- Varsamos, S., Nebel, C. and Charmantier, G.** 2005. Ontogeny of osmoregulation in post-embryonic fish. – Comparative Biochemistry and Physiology A: Molecular and Integrative Physiological 141: 401-429.
- Wendelaar Bonga, S.E.** 1997. The stress response in fish. – Physiological Reviews 7: 591-625.

Zabelinskii, S.A., Chebotareva, M.A., Shukolyukova, E.N., Emelyanova, L.V., Savina, M.V. and Belostotskaya, G.B. 2006. Comparative study of lipid and fatty acids in blood plasma of River Lamprey

(*Lampetra fluviatilis*) and Brown (*Rana temporaria*) at the periods of elimination of xogenous feeding. – Journal of Evolutionary Biochemistry and Physiology 42: 376-382.

Beikzadeh Takori, A., Imanpoor M.R. and Taghizadeh, V. 2015. Long time effect of oral cortisol on resistant to salinity changes in Common Carp (*Cyprinus carpio* Linnaeus, 1758) fingerling. – Nova Biologica Reperta 2: 103-112.

بیکزاده تاکری، آ.، ایمانپور، م.ر. و تقیزاده، و. ۱۳۹۴. اثر بلندمدت کورتیزول خوارکی بر مقاومت به تنفس شوری در بچه‌ماهیان کپور معمولی (*Cyprinus carpio* Linnaeus, 1758). – یافته‌های نوین در علوم زیستی ۱۰۳-۱۱۲: ۲.

