

مطالعه امکان سازگاری ماهی اسکات (*Scatophagus argus*) به محیط آب شیرین

- **الهه اروچی*:** گروه شیلات، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات تهران، صندوق پستی: 775-14515
- **مهدی شمسایی مهرجان:** گروه شیلات، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات تهران، صندوق پستی: 775-14515
- **شهلا جمیلی:** موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور، تهران، صندوق پستی: 14155-6116

تاریخ دریافت: آذر 1392 تاریخ پذیرش: اسفند 1392

چکیده

در این تحقیق توانایی سازگاری و میزان رشد یک گونه از ماهیان آب شور (*Scatophagus argus*)، در محیط آب شیرین مورد بررسی قرار گرفت. 4 تیمار با شوری‌های 10 و 20 و 30 در هزار و آب شیرین در 3 تکرار انتخاب و هر تکرار شامل 6 عدد ماهی شدند. پس از طی مراحل سازگاری با آب شیرین، از هر تیمار یک ماهی به صورت تصادفی انتخاب گردید و روش‌های معمول تهیه مقاطع بافتی و رنگ‌آمیزی (هماتوکسیلین- انوزین) بر روی اندام‌های کلیه و آبشش انجام شد. در ادامه نتایج میکروسکوپیکی تغییرات تعداد سلول‌های کلراید مورد بررسی قرار گرفت. براساس نتایج به دست آمده فاکتورهای افزایش میزان رشد ویژه، ضریب چاقی و در صد بقاء بچه‌ماهیان در تیمارهای مختلف اختلاف معنی‌داری را نشان دادند ($p > 0/05$). بیش‌ترین میزان رشد ویژه و ضریب چاقی در شوری 20 در هزار و کم‌ترین میزان در شوری 30 در هزار مشاهده گردید. بیش‌ترین در صد ماندگاری و بقاء بچه‌ماهیان در شوری 10 در هزار مشاهده گردید. درصد بقاء ماهیان در آب شیرین با درصد بقاء در شوری 20 در هزار که شوری مطلوب برای زیست ماهی اسکات است برابر بود. پس از شمارش سلول‌های کلراید آبشش و کلیه مشخص شد که با کاهش شوری، تعداد سلول‌های کلراید آبشش‌ها کاهش و تعداد آن‌ها در کلیه‌ها افزایش معنی‌داری یافت ($P < 0/05$).

کلمات کلیدی: ماهی اسکات، آب شیرین، سازگاری، سلول‌های کلراید

مقدمه

از شوری 16 تا 20 قسمت در هزار زندگی می‌کند (Monks, 2007).

یکی از مهم‌ترین تنظیماتی که همه ماهیان باید در محیط زیست خود اعمال کنند، حفظ تعادل آب و نمک بافت‌ها در حد مناسب است که به آن تنظیم اسمزی گفته می‌شود (Perry و Laurent, 2003). تنظیم فشار اسمزی توسط کلیه، آبشش و بعضی از اندام‌های خاص و تا حدودی نیز توسط پوست به عنوان یک سد نفوذ ناپذیر انجام می‌شود. ماهی اسکات نسبت به محیط خود هیپواسمز می‌باشد. بنابراین در چنین شرایطی ماهی به‌طور غیرفعال آب از دست می‌دهد و نمک جاذبی به دست می‌آورد. این ماهی برای جبران این آب از دست رفته از محیط آب می‌نوشد و به‌طور فعال یون‌های تک ظرفیتی را از طریق آبشش‌ها و نیز مقداری از یون‌های دو

شوری یکی از عوامل مهم زیست محیطی است که بر زندگی ماهیان تأثیر به‌سزایی دارد و هر نوع ماهی با توجه به شرایط فیزیولوژیکی و ساختار بدنی خاص می‌تواند شوری‌های خاصی را تحمل کند. ماهی اسکات (S. *argus*) از ماهیان زینتی آب شور می‌باشد. این ماهی نخستین بار توسط کارل لینه (1766) در دریای مدیترانه گزارش گردید.

ماهی اسکات به‌خاطر زیبایی منحصر به فردی که دارد در سرتاسر دنیا علاقه‌مندان زیادی را به‌خود اختصاص داده است. این ماهی از ماهیان ساکن در آب‌های شور و لب‌شور دریایی است و نسبت به محیط خود هیپواسموتیک می‌باشد (عبدی، 1389). در محیط طبیعی



ظرفیتی را از طریق کلیه‌ها دفع می‌کند (Lee و همکاران، 2006).

سلول‌های بزرگ خاصی در آبشش‌ها وجود دارند که فعالانه آنیون‌های تک ظرفیتی اضافی را برخلاف شیب غلظتی، به داخل محیط برگشت می‌دهند که به آن‌ها سلول کلراید

می‌گویند. سلول‌های کلراید حاوی تعداد فراوانی میتوکندری هستند که انرژی لازم برای این کار را تامین می‌کنند و همچنین میکروتوبول‌های سیتوپلاسمی در آن‌ها رشد فوق‌العاده‌ای یافته‌اند. علاوه بر این، حاوی دستگاه آنزیمی $Na^+ K^+ ATPase$ هستند. این دستگاه در امتداد نواحی قاعده‌ای جانبی و در تشکیلات میکروتوبولی وسیع سلول‌های کلراید دیده می‌شود و به‌طور فعال، یون سدیم را منتقل کرده و با یون پتاسیم تعویض می‌نماید (Karnaky، 2006).

بر اساس بررسی‌های انجام شده تاکنون مطالعه کامل و جامعی در مورد سازگاری ماهی *S. argus* در شرایط زیست محیطی گوناگون صورت نگرفته است. با این وجود نتایج مطالعات بر روی سایر گونه‌های ماهی در دسترس می‌باشد. در مطالعه انجام شده توسط Sampio و همکاران (2002) بر روی ماهی فلاندر (*Paralichthys orbignyanus*)، در صد ماندگاری و میزان رشد این ماهی در شوری‌های (0، 10، 20 و 30 در هزار) مورد بررسی قرار گرفت. بر این اساس، درصد ماندگاری ماهیان در آب شیرین با دیگر شوری‌ها دارای اختلاف معنی‌داری نبود ولی رشد ماهیان در آب شیرین به مراتب کمتر از آب لب-شور و شور دریایی بود. نتایج حاصله از مطالعه صورت گرفته بر روی بچه‌فیل‌ماهیان توسط پورعلی و همکاران (1382) بیانگر رشد مطلوب‌تر و بیش‌تر این گونه در شرایط آب لب‌شور نسبت به آب شیرین بود. نتایج مشابهی نیز در مطالعه صورت گرفته توسط جعفریان (1387) روی ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان (*Oncorhynchus mykiss*) به دست آمده است. در واقع افزایش رشد ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان پرورشی در آب لب‌شور در مقایسه با آب شیرین اختلاف معنی‌دار را نشان داد. در مطالعه صورت گرفته توسط Roza و همکاران (2005) تغییر در فعالیت آنزیم $Na^+ K^+ ATPase$ در رشته‌های آبششی ماهی خاویاری (*Acipenser naccari*) طی سازگاری از آب شیرین به آب شور مورد بررسی قرار گرفت. در نتیجه افزایش شوری، فعالیت آنزیم $Na^+ K^+ ATPase$ افزایش یافت که این تغییر نقش مهمی در مکانیسم اسمزی در پی داشت.

بر اساس مطالعات انجام گرفته توسط نوروزی (1390) بر روی ماهی پافر (*Tetraodon biocellatus*)، با کاهش شوری، تعداد سلول‌های کلراید آبشش‌ها کاهش و تعداد این سلول‌ها در کلیه‌ها افزایش می‌یابد و بیش‌ترین رشد و بقا در شوری 5 در هزار مشاهده شد. نتایج نشان داد که ماهی پافر در برابر تغییرات شوری آب از صفر تا 15 گرم در لیتر تا حدودی مقاوم است که این موضوع بیانگر سازش پذیری گونه مذکور به تغییرات شوری بود.

توانایی یک موجود آبی در تحمل تغییرات وسیع شوری بدون مخاطره فرآیندهای زیستی یوری هالین (Euryhalinity) نامیده می‌شود. ماهیان استخوانی دریایی باید با از دست دادن آب از طریق فرایند اسمز و ورود یون‌ها به‌ویژه Na^+ و Cl^- از طریق انتشار به محیط داخلی بدن مقابله کنند که این عمل با خوردن آب دریا و کاهش سطح ادرار و دفع فعال نمک از طریق آبشش انجام می‌پذیرد در حالی‌که مکانیسم معکوسی در ماهیان آب شیرین رخ می‌دهد (Evans، 2005؛ Alderdic، 1988). آبشش با تغییر دادن سطح و تعداد سلول‌های کلراید به‌عنوان مهم‌ترین اندام دخیل در تنظیم اسمزی محسوب می‌شود. برخی از تغییرات عمده بافتی مانند افزایش تعداد و اندازه سلول‌های کلراید در روند سازگاری ماهی‌ها با شوری رخ می‌دهد (Evans، 2005).

بررسی ساختار و وظایف کلیه در ماهیان و سازگاری‌های گسترده از نظر شکل و فیزیولوژی، موضوعی بسیار وسیع و پیچیده است بنابراین روش‌های متفاوت زندگی در آب شیرین و شور نیازمند تنظیم ساختار کلیه‌ها، برای تطابق با این محیط‌ها است که در مورد شوری، سلول‌های کلراید عهده‌دار این وظایف هستند که تغییرات تعداد آن‌ها سبب افزایش کارایی سیستم تنظیم فشار اسمزی و تحمل شوری می‌شود (Perry و Laurent، 2003).

در هنگام مواجه با تنش ناشی از کاهش یا افزایش شوری، ماهیان ترکیبات مایعات داخلی بدن خود را توسط فرآیند تنظیم فشار اسمزی و از طریق تغییرات شاخص‌های فیزیولوژیک گوناگون آن تنظیم می‌نمایند (Evans، 2005). با توجه به دشواری‌های موجود برای نگهداری ماهیان آب شور در آکواریوم و کم کردن هزینه‌های نگهداری ماهیان آب شور به‌نظر می‌رسد تلاش برای ساده سازی نگهداری این ماهی بتواند بازارهای جدیدی برای این ماهی زیبا ایجاد نماید. بر این اساس پژوهش حاضر در زمینه سازگاری ماهی اسکات در محیط آب شیرین با توجه به اهمیت نگهداری این ماهیان در آب شیرین از نظر کم کردن هزینه‌های نگهداری و جنبه‌های اقتصادی انجام شد.

مواد و روش‌ها

ماهیان اسکات (*S. argus*) در سال 1391 از یک کارگاه خصوصی در بوشهر تهیه و به کارگاه تکثیر و پرورش ماهیان زینتی در تهران انتقال یافتند. پس از طی مراحل سازگاری (30 روز)، مطالعات آزمایشگاهی و تهیه بافت از اندام‌های آبشش و کلیه در آزمایشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات تهران انجام گرفت. جهت انجام این تحقیق 4 تیمار صفر، 10، 20 و 30 قسمت در هزار نمک دریا با سه تکرار از هرکدام در نظر گرفته شدند. تیمار 30 در هزار به‌عنوان تیمار شاهد در نظر گرفته شد. تعداد 72 عدد بچه‌ماهی جهت انجام آزمایش انتخاب گردیدند. این ماهیان از نظر وزن و طول در یک گروه قرار داشتند. با توجه به امکان بروز استرس در ماهیان حین عمل حمل و نقل 24 ساعت قبل از



وزن اولیه- وزن نهایی = افزایش وزن (WGR)
 100/ وزن اولیه - وزن نهایی = درصد رشد نسبی
 (RGR)
 100 × (تعداد اولیه/ تعداد نهایی) = درصد بقاء (SR)
 همچنین میزان رشد ماهیان طی دوره آزمایش (طول و وزن) در فواصل 15 روزه براساس فرمول میزان رشد (K) اندازه گیری شد:

$$K = \frac{\ln W_t - \ln W_0}{t - t_0}$$

(Wt) وزن نهایی و (W0) وزن اولیه و (t-t0) طول دوره آزمایش می باشد.

ضریب چاقی نسبت طول ماهی به وزن آن است که به صورت شاخص وضعیت (Condition factor) نشان داده می شود و نشان دهنده چگونگی وزن ماهی نسبت به طول آن می باشد. مقدار آن براساس فرمول زیر محاسبه می گردد (Evans، 2005):

$$C.F. = \frac{W \times 100}{L^3}$$

(W) وزن ماهی به گرم، (L) طول چنگالی ماهی به سانتی متر و (100) ضریب ثابت برای سیستم متریک می باشد.

تجزیه واریانس داده ها از طریق نرم افزار Spss نسخه 16 در سطوح آماری 99 درصد و 95 درصد انجام شد تا وجود یا عدم وجود اختلاف معنی دار بین تیمارهای مختلف در رابطه با شاخص های مورد بررسی ماهیان بررسی گردند و در صورت وجود اختلاف معنی دار در بین تیمارهای مختلف، آزمون مقایسه دانکن جهت مقایسه میانگین های شاخص های مورد بررسی، استفاده گردید.

نتایج

شمارش تعداد سلول های کلراید در 5 پایه آبششی و کلیه به وسیله عکس های گرفته شده بیانگر تغییر در تعداد آن ها در تیمارهای مختلف می باشد (شکل های 1 و 2). تعداد سلول های کلراید کلیه با کاهش مقدار شوری افزایش معنی داری یافت ($P < 0/05$) به طوری که بیشترین تعداد آن در تیمار آب شیرین و کمترین آن در تیمار شوری 30 در هزار مشاهده گردید. در مورد سلول های کلراید آبشش این روند بر عکس بود. با افزایش میزان شوری تعداد آن ها افزایش معنی داری یافت ($P < 0/05$). بیشترین تعداد سلول های کلراید در تیمار شوری 30 در هزار و کمترین آن در تیمار آب شیرین مشاهده گردید (جدول 1).

بارگیری ماهیان تغذیه آن ها قطع شد. همچنین در آزمایشگاه نیز 48 ساعت پس از انتقال نمونه ها به هر یک از تیمارها و طبیعی شدن رفتارهای آن ها و رفع استرس، غذاهای ماهیان آغاز شد. غذاهای در هفته اول برای پیشگیری از صدمات احتمالی از استرس حمل ماهی نصف میزان متعارف یعنی حدود 1 درصد وزن بچه ماهیان هر تیمار بود. غذاهای به وسیله غذاهای تجاری و پلت های تجاری ویژه ماهیان زینتی مربوط به شرکت Sera آلمان انجام گرفت. در خلال آزمایش روزانه معادل 2 درصد وزن بدن بچه ماهی ها غذاهای انجام می گرفت و در هر تیمار 3 وعده غذایی بده

بچه ماهی ها داده می شد. با توجه به این که شرایط محیطی مثل نوع غذا، آب مصرفی، دما، نور و هوادهای در تمام تیمارها یکسان بود، در خلال آزمایش هر 2 هفته یکبار وزن ماهی ها به کمک ترازوی دیجیتال (مدل Mettler ساخت سوئیس) با دقت 0/01 گرم اندازه گیری و ثبت گردید. طول ماهی ها نیز به وسیله کولیس دیجیتال (مدل Mitutoyo ساخت ژاپن) اندازه گیری شد. وزن و طول تمامی ماهیان به همین ترتیب هر دو هفته یکبار اندازه گیری و ثبت گردید. جهت اندازه گیری میزان شوری، pH و دمای آب تیمارها در این پژوهش هر روز میزان شوری به وسیله شوری سنج چشمی (رفراکتور چشمی Atago ژاپن) اندازه گیری شد و هر 1 روز در میان 2 ppt از شوری تیمارها را با اضافه کردن آب دکلره و خارج کردن آب آکواریوم کم گردید. pH تیمارها نیز به وسیله pH متر دیجیتالی (Horiba-u-10 ژاپن) به طور روزانه ثبت و برای ثابت نگه داشتن pH فضولات و باقیمانده غذاها به صورت هفتگی خارج گردید. دمای آب نیز به وسیله دماسنج دیجیتالی (Horiba-u-10 ژاپن) اندازه گیری می گردید. دمای تیمارها طی دوره سازگاری بین 25-28 درجه سانتی گراد بود که این دما مناسبی برای زیست ماهی ها می باشد و اکسیژن آن نیز به وسیله پمپ هوادهای آکواریومها تأمین شد. مدت زمان آزمایش 70 روز در نظر گرفته شد. برای این منظور هر دو روز یک بار شوری آب به میزان 2 قسمت در هزار کم شد. بنابراین بعد از گذشت یک ماه شوری آب از 30 قسمت در هزار نمک دریا به صفر قسمت در هزار رسید. همچنین ماهی ها به مدت یک ماه در تیمارهای مورد آزمایش، با شوری های مختلف نگهداری شدند سپس برای انجام بررسی های تکمیلی روی بافت های آبشش و کلیه مورد بررسی قرار گرفتند. جهت بررسی تغییرات در سلول های کلراید آبشش و کلیه از روش بافت شناسی معمولی استفاده شد (Gamble و Bancroft، 2007).

میزان افزایش وزن یا رشد مطلق (WGR) و درصد رشد نسبی (RGR) و نیز درصد بقاء (SR) از طریق معادلات زیر محاسبه شدند (Riesata و Garcia، 1993):



جدول 1: مقادیر شمارش شده سلول‌های کلراید آبشش و اجسام مالپیگی کلیه در ماهی اسکات در تیمارهای مختلف

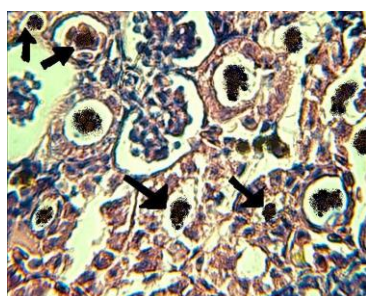
شوری	0	10 قسمت در هزار	20 قسمت در هزار	30 قسمت در هزار
تعداد سلول‌های کلراید	15	19	24	28
تعداد اجسام مالپیگی	14	10	8	6

با توجه به داده‌های مندرج در جدول 2، میزان افزایش وزن بدن اختلاف معنی‌داری در شوریه‌های 30، 20 و 10 در هزار و آب شیرین نشان نداد. همچنین در میزان ضریب رشد ویژه و درصد چاقی ماهیان در شوریه‌های مختلف اختلاف معنی‌داری وجود نداشت. درصد بقاء

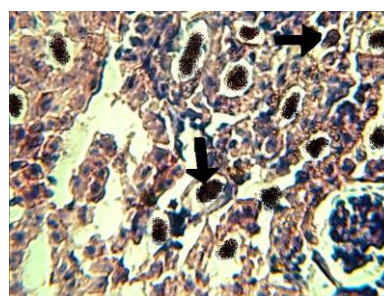
بچه‌ماهیان نیز در شوریه‌های 10، 20 و 30 در هزار و آب شیرین دارای اختلاف معنی‌داری نبود ($p > 0/05$).

جدول 2: میانگین (\pm SD) شاخص‌های رشد و بازماندگی بچه‌ماهیان اسکات در تیمارهای مختلف

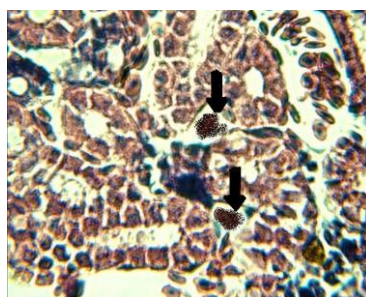
پارامترهای رشد	0	10 قسمت در هزار	20 قسمت در هزار	30 قسمت در هزار
----------------	---	-----------------	-----------------	-----------------



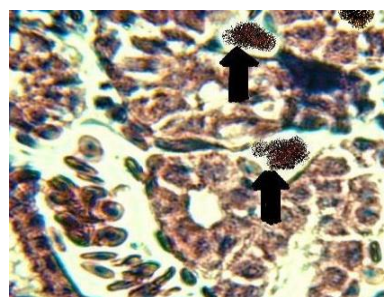
b



a



d



c

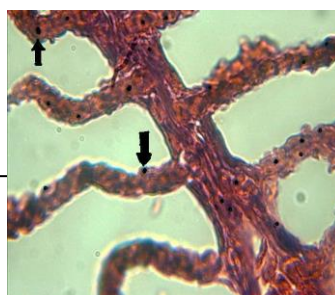
شکل 1: تصاویر به‌دست آمده از مقاطع بافت کلیه در تیمارهای مختلف (A: آب شیرین، B: 10 PPT، C: 20 PPT، D: 30 PPT)



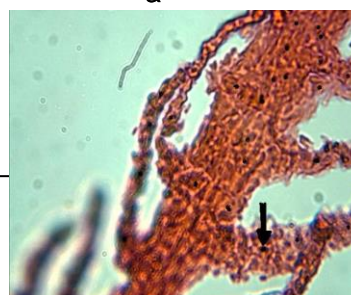
b



a



d



c

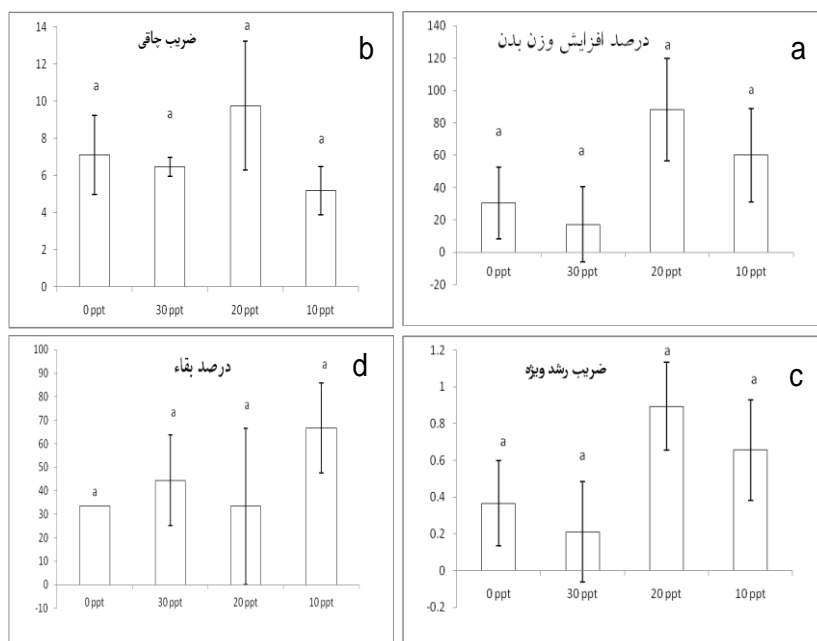


21/38±1/49 ^a	10/08±0/21 ^b	10/51±1/36 ^b	20/59±1/93 ^a	وزن اولیه (گرم)
24/87±3/22 ^a	19/05±2/68 ^b	16/56±1/11 ^b	26/65±2/96 ^a	وزن نهایی (گرم)
5/56±0/48 ^a	4/02±0/58 ^b	3/83±0/2 ^b	5/37±0/15 ^a	طول اولیه (سانتی‌متر)
7/26±0/20 ^a	5/9±0/98 ^a	6/9±0/45 ^a	7/33±0/95 ^a	طول نهایی (سانتی‌متر)
17/31±23/38 ^a	88/26±31/52 ^a	60/07±28/29 ^a	30/24±22/08 ^a	افزایش وزن بدن (درصد)
0/21±0/27 ^a	0/89±0/24 ^a	0/65±0/27 ^a	0/36±0/23 ^a	ضریب رشد ویژه (درصد)
6/46±0/51 ^a	9/74±3/47 ^a	5/17±1/30 ^a	7/07±2/12 ^a	ضریب چاقی
44/44±19/24 ^a	33/33±33/33 ^a	66/66±19/24 ^a	33/33 ^a	درصد بقا (درصد)

کمترین میزان مربوط به شوری 30 در هزار با میزان $0/21 \pm 0/27$ بود. در آب شیرین میزان ضریب رشد ویژه $0/36 \pm 0/23$ بود که از شوری‌های 20 و 10 در هزار کمتر بوده ولی از شوری 30 در هزار بیشتر بود. همچنین درصد بقاء ماهی اسکات در شوری‌های مختلف نیز نشان-دهنده اختلاف معنی‌داری بین تیمارهای مختلف نبود (شکل 3، d). بیش‌ترین درصد بقاء مربوط به شوری 10 در هزار به‌میزان $66/66 \pm 19/24$ و کمترین میزان مربوط به شوری‌های 20 و 0 در هزار بودند. در شوری 20 در هزار میزان درصد افزایش وزن و ضریب رشد ویژه و ضریب چاقی نیز بیش‌تر از شوری‌های دیگر مشاهده گردید. بیش‌ترین درصد بقاء بچه‌ماهیان در شوری 10 در هزار بود درصد بقاء بچه‌ماهیان در آب شیرین با درصد بقاء در شوری 20 در هزار که شوری مطلوب برای زیست ماهی اسکات است برابر بود. کمترین میزان درصد افزایش وزن و ضریب رشد ویژه و ضریب چاقی مربوط به بچه‌ماهیان سازگار شده در آب با شوری 30 در هزار بود.

شکل 3 (a) بیان‌گر درصد افزایش وزن بدن می‌باشد همان‌طور که در شکل مشاهده می‌شود بیش‌ترین درصد افزایش وزن مربوط به شوری 20 در هزار با میانگین وزنی $88/26 \pm 31/52$ گرم و کمترین میزان درصد افزایش وزن در شوری 30 در هزار با میانگین وزنی $23/38 \pm 17/31$ گرم بوده است. میزان درصد افزایش وزن در آب شیرین $30/24 \pm 22/08$ گرم بوده است که به-مراتب بیش‌تر از افزایش وزن در آب شور می‌باشد. درصد افزایش وزن در شوری 10 در هزار نیز پس از شوری 20 در هزار در رتبه دوم قرار گرفت. شکل 3 (b) نشان‌دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار در میزان ضریب چاقی در شوری‌ها می‌باشد. بیش‌ترین ضریب چاقی مربوط به شوری 20 در هزار ($9/74 \pm 3/47$) و کمترین میزان آن مربوط به شوری 30 در هزار ($6/46 \pm 0/51$) بود. در آب شیرین میزان ضریب چاقی ($7/07 \pm 2/12$) بود که نسبت به آب شور بیش‌تر می‌باشد. با توجه به شکل 3 (c) ضریب رشد ویژه در شوری‌های مختلف دارای اختلاف معنی‌داری نمی‌باشد. بیش‌ترین میزان ضریب رشد ویژه مربوط به شوری 20 در هزار با میزان $0/89 \pm 0/24$





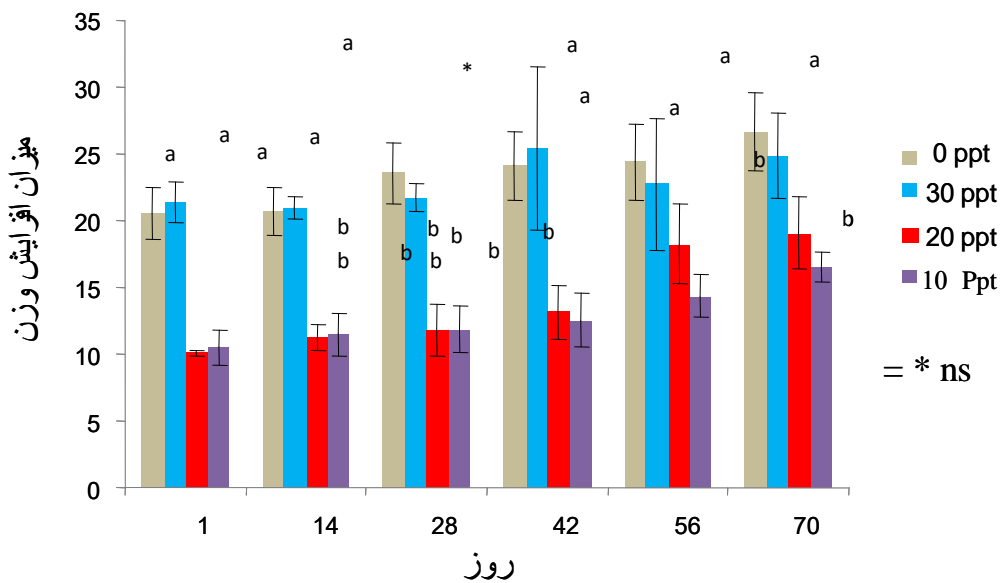
شوری

شکل 3: تغییرات مقادیر شاخص‌های رشد برای ماهی اسکات (*S. argus*) در تیمارهای شوری مختلف (30، 20، 10 در هزار و آب شیرین)

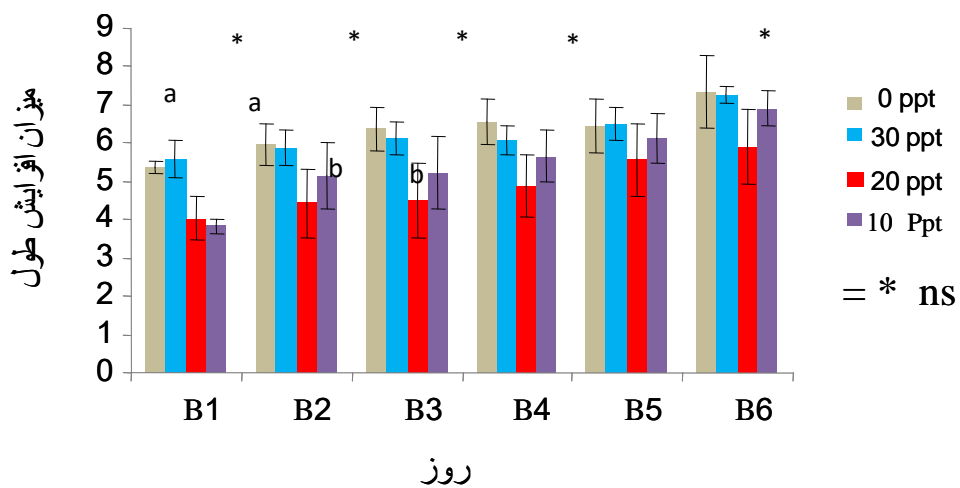
آن در تیمار 10 در هزار مشاهده گردید. کمترین میزان آن مربوط به تیمار 30 در هزار بود. رشد نسبی در آب شیرین نسبت به شوریه‌های 10 و 20 در هزار کمتر بود ولی با توجه به داده‌های به‌دست آمده رشد نسبی محسوس و قابل توجهی در این شوری مشاهده شد.

در هفته‌های نهم و دهم آزمایش با توجه به این‌که ماهیان در حدود 1 ماه در تیمارهای چهارگانه سازگاری یافته بودند، ماهیان سازگار شده با آب شیرین داری افزایش وزن بیشتری نسبت به هفته‌های قبل بودند و رشد نسبی در هفته‌های نهم و دهم در آب شیرین نیز بیشتر و محسوس‌تر بود و تقریباً با رشد نسبی در تیمار شوری 20 در هزار برابری می‌نمود.

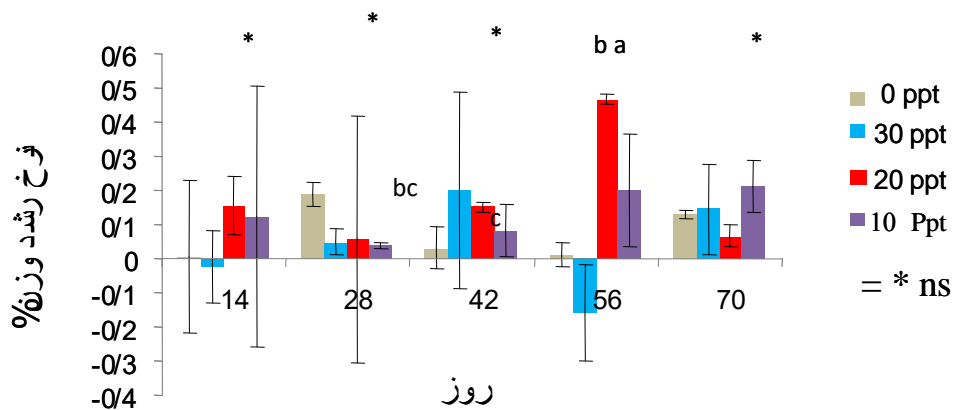
بیشترین افزایش وزن در شوری 20 در هزار و سپس در تیمارهای 10 در هزار و آب شیرین بود. کمترین میزان افزایش وزن در تیمار 30 در هزار مشاهده گردید (شکل 4). تغییرات مقادیر طول ماهیان در طی دوره آزمایش در شکل 5 نشان داده شده است. در مورد شاخص طول طبق داده‌های به‌دست آمده اختلاف معنی‌داری بین تیمارهای مختلف مشاهده نگردید ($p > 0/05$). شاخص وزن و فاکتور رشد نسبی در هفته‌های هفتم و هشتم آزمایش در تیمارهای مختلف دارای اختلافات معنی‌داری بودند ($p < 0/05$) اما سایر هفته‌ها اختلاف معنی‌داری مشاهده نگردید (شکل 6). با توجه به آزمون مقایسه میانگین دانکن بیشترین میزان رشد نسبی در تیمار 20 در هزار و پس از



شکل 4: تغییرات افزایش وزن ماهی اسکات طی دوره آزمایش در تیمارهای شوری مختلف



شکل 5: تغییرات طول ماهی اسکات طی دوره آزمایش در تیمارهای شوری مختلف



شکل 6: تغییرات نرخ رشد ویژه ماهی اسکات طی دوره آزمایش در تیمارهای شوری مختلف



بحث

ترین تعداد سلول‌های کلراید در تیمار شوری 18 در هزار بودند و با افزایش شوری تعداد سلول‌های کلراید آبششی افزایش یافت. در این آزمایش نیز بیشترین تعداد سلول‌های کلراید آبششی در شوری 30 در هزار دیده شد و با افزایش شوری تعداد سلول‌های کلراید آبششی به‌طور معنی‌داری افزایش یافتند.

به‌علاوه، نتایج حاصل از آزمایش‌های عطائی‌مهر و همکاران (1385) روی بچه آزاد ماهیان با نام علمی *Salmo trutta caspius* حاکی از این بود که این ماهی‌ها تنظیم فشار اسمزی را به‌وسیله سلول‌های کلراید و از طریق افزایش تعداد این سلول‌ها انجام می‌دهند. در نتیجه بیان شده که تعداد سلول‌های کلراید آبششی با افزایش شوری افزایش یافته و اندازه آن‌ها تغییر نامحسوسی در جهت کاهش نشان می‌دهد. در این آزمایش نیز تعداد سلول‌های کلراید آبششی با افزایش شوری برای تنظیم فشار اسمزی افزایش یافت.

نتایج مطالعه روی سلول‌های کلراید کلیه نیز نشان داد که تعداد این سلول‌ها در کلیه با کاهش شوری، افزایش می‌یابد. افزایش این سلول‌ها نشان‌دهنده تکامل یافتن اندام‌های تنظیم‌کننده فشار اسمزی و در نتیجه توسعه، تکامل و افزایش کارایی سیستم تنظیم فشار اسمزی در ماهیان می‌باشد. این یافته‌ها در موافقت با نتایج تحقیقاتی است که Wendelaar و همکاران (2010) و Wrobel و همکاران (2002) روی کلیه انجام دادند و تکامل سیستم تنظیم فشار اسمزی در اندام‌های مذکور را گزارش کردند. در نتیجه افزایش تعداد سلول‌های کلراید کلیه در راستای تکامل ساختاری و افزایش کارایی کلیه که یکی از مهم‌ترین اندام‌های تنظیم‌کننده فشار اسمزی است، در خلال فرایند مذکور ضروری است.

در همین زمینه Evans (2005) بیان کرد که در راستای تنظیم فشار اسمزی، زمانی‌که شوری زیاد است، باید هدر رفتن آب بدن ماهی از راه ادرار به‌وسیله فرایند فیلتراسیون در سلول‌های کلراید کلیه کاهش یابد از این رو برای جلوگیری از این مسئله کاهش تعداد سلول‌های کلراید کلیه ضروری است. همچنین تغییر اندازه گلوامرول یا شبکه مویرگی پیچیده داخل سلول‌های کلراید کلیه با تغییر میزان شوری گزارش شده است (Wendelaar و همکاران، 2010). در این راستا Cataldi و همکاران (1991) در ماهی نیلاپیا و Oliverau (1977) در مارماهی و رابطه تغییر اندازه گلوامرول داخل سلول‌های کلراید کلیوی را با تغییرات شوری گزارش نمودند که نتایج مطالعه حاضر در پی تبیین چگونگی این مسئله در ماهی اسکات می‌باشد. بررسی نتایج به‌دست آمده از این پژوهش نشان داد که روند تغییرات فیزیولوژیک مشاهده شده در جهت تطابق با تغییرات شوری در ماهیان اسکات، مشابه با سایر ماهیان استخوانی است. مناسب‌ترین روند سازگاری و تغییرات بافت آبشش و کلیه در شوری بین 10 تا 20 گرم در لیتر در این ماهی‌ها مشاهده شد.

در این مطالعه اثرات تیمارهای مختلف شوری بر میزان رشد و سازگاری ماهی اسکات مورد بررسی قرار گرفت. بیشترین رشد ماهی اسکات در شوری 20 در هزار و بعد از آن در شوری 10 در هزار مشاهده شد. همچنین بیشترین میزان ماندگاری در شوری 10 در هزار مشاهده شد که با نتایج حاصل از مطالعه صورت گرفته بر روی گونه (*Takifugu obscurus*) توسط Shi و همکاران (2010) مطابقت داشت. در مطالعه صورت گرفته توسط وی نیز بیشترین میزان رشد و بقا در شوری 10 در هزار ملاحظه گردید. همچنین در بررسی صورت گرفته بر روی فیل ماهی دریای خزر توسط پورفتمی (1382) حداکثر رشد ویژه و میزان بقا در آب لبشور با شوری 8 در هزار مشاهده گردید که با چشم‌پوشی از اختلاف ناچیز (2 قسمت در هزار نمک دریا) با نتایج حاصل از این پژوهش مطابقت دارد.

با کاهش شوری از تعداد سلول‌های کلراید آبشش کاسته گردید، درحالی‌که بر تعداد این سلول‌ها در کلیه افزوده شد. تنظیم اسمزی در ماهیان استخوانی با دخالت مستقیم سلول‌های کلراید و از طریق یک‌سری عملکردهای کاملاً متمایز در ماهیان ساکن آب‌های شور و شیرین به انجام می‌رسد. در ماهیان دریازی وظیفه عمده این سلول‌ها تنظیم اسمزی از طریق ترشح یون کلر توام با ترشح غیرفعال یون سدیم خواهد بود. ترشح فرا غشایی یون کلر از این سلول‌ها به صورت یک فرآیند پیچیده و با دخالت 4 نوع عمده از ناقل‌ها و کانال‌های حاضر در غشاء راسی و قاعده‌های جانبی (کانال-های کلر حاضر در غشای راسی سلول، ناقل حاضر در غشای قاعده‌های جانبی، پمپ $\text{Na}^+/\text{K}^+/\text{2Cl}^-$ یونی غشای قاعده‌های جانبی و کانال‌های پتاسیمی Na^+/K^+ ATPase غشای قاعده‌های جانبی) به انجام می‌رسد ترشح کلراید سدیم از آبشش‌ها به‌صورت ترکیبی از انتقال فعال ثانویه یون کلر و انتقال غیرفعال سدیم صورت می‌گیرد. نیروی محرکه انتقال فعال کلر با فعالیت پمپ Na^+/K^+ ATPase می‌گردد. در واقع فعالیت این پمپ به حفظ غلظت درون سلولی سدیم در مقادیر پایین‌تر از محیط بیرون و غلظت پتاسیم در مقادیر بالاتر از محیط بیرون سلول کمک می‌کند (عبدی و همکاران، 1389). در مطالعه صورت گرفته توسط نوروزی (1390)، مشاهده گردید که در ماهی پافر (*Tetraodon biocellatus*) با کاهش شوری از تعداد سلول‌های کلراید آبشش کاسته و بر تعداد این سلول‌ها در کلیه افزوده می‌شود. همچنین در مطالعه صورت گرفته توسط Imsland و همکاران (2003) بر روی ماهی شانک در شوری بالاتر از شوری آب دریا و شوری 40 در هزار انجام گرفت، تعداد سلول‌های کلراید آبشش پس از 7 روز سازگاری به صورت معنی‌داری افزایش یافت. در مطالعه بر روی ماهیان هیبرید تریلونیڈ *Oncorhynchus mykiss* با امکان سازگاری در شوری-های 6، 12 و 18 در هزار که توسط رحیمی و همکاران (1390) انجام پذیرفت، نتایج مطالعات نشان داد که بیش-

منابع

- milk fish, *Chanos chanos*, acclimated to sea water, brakishwater and fresh water. *Comp. Biochem. Physiol.* Vol. 135, pp: 489-497.
13. **Monks, N., 2007.** Scats and Monos Old Favorites and New Species for the Brackish-Water Aquarium. *Environmental Biology of Fishes.* Vol. 31, pp: 208-211.
 14. **Oliverau, M. and Oliverau, J., 1977.** Effect of transfer to seawater and back to freshwater on the histological structure of the Eel kidney. *Journal of comparative physiology.* Vol. 115, pp: 223-239.
 15. **Perry, S.F. and Laurent, P., 1993.** Environmental effects on fish gill structure and function. In *Fish Ecophysiology* (ed. J. C. Rankin and F. B. Jensen), pp: 233-263. London: Chapman and Hall.
 16. **Roza, M.; Garcia Gallego, M. and Domezain, A., 2005.** Adaptive branchial mechanisms in the sturgeon *Acipenser naccari* during acclimation to salt water. *Comp Biochem. Physiol.* Vol. 141, pp: 183-190.
 17. **Sampio, L.A. and Bianchini, A., 2002.** Salinity effects on osmoregulation and growth of the euryhalin Flounder *Paralichthys orbignyanus*. *Journal of Experimental marine biology and ecology.* Vol. 269, pp: 187-196.
 18. **Shi, Y.; Zhang, G.; Zhu, Y. and Liu, J., 2010.** Effects of photoperiod, temperature and salinity on growth and survival of obscure puffer *Takifugu obscurus* larvae. *Aquaculture.* pp: 2-6.
 19. **Wendelaar Bonga, S.E., 2010.** Morphometrical analysis with the light and electron microscope of the kidney of the anadromous three spined stickleback *Gasterosteus aculeatus*, from trachurus, from freshwater and from seawater, In *Acclimation trails of juvenile Italian sturgeon to different salinities: morpho-physiological descriptors*, *Journal of Fish Biology.* Vol. 47, pp: 609-618.
 20. **Wrobel, K.H.; Hees, I.; Schimmel, M. and Stauber, E., 2002.** The genus *Acipenser* as a model system for vertebrate urogenital development: nephrostomial tubules & their significance for the origin of the gonad, *Anat Embryol.* Vol. 205, pp: 67-80.
 1. **پورعلی، ح؛ محسنی، م. و علیزاده، م. 1382.** مطالعه مقایسه رشد فیل ماهی در دو محیط پرورشی آب لب شور و آب شیرین. *مجله علمی پژوهشی شیلات ایران.* سال 15، شماره 1، صفحات 43 تا 50.
 2. **جعفریان، ح. 1387.** مقایسه آب لبشور و شیرین بر عملکرد رشد و تغذیه در ماهی قزل آلا ی رنگین کمان جوان. *مجله علوم کشاورزی و منابع طبیعی.* جلد 16، ویژه نامه 2. صفحات 89 تا 98.
 3. **رحیمی، خ؛ کلباسی، م. و فروزنده، م. 1390.** سازگاری ماهیان هیبرید تریپلناید ماهی آزاد دریای خزر و قزل آلا رنگین کمان در انتقال مستقیم به شوریه های متفاوت آب. *مجله زیست شناسی ایران.* سال 24، شماره 1، صفحات 129 تا 142.
 4. **عبدی، ر؛ پورخواجه، م. و ذوالقرنین، ح. 1389.** اثر شوری بر روی میتوکندری های سلول های کلراید آیشش بچه ماهی هامور. *مجله علمی پژوهشی محیط زیست جانوری.* سال 2، شماره 4، صفحات 37 تا 42.
 5. **نوروزی، م. 1390.** مطالعه امکان سازگاری ماهی پافر (*Tetraodon biocellatus*) به محیط آب شیرین. *مجله زیست شناسی دریا.* دوره 3، شماره 4، صفحات 151 تا 163.
 6. **Bancroft, J.D. and Gamble, M., 2007.** *Theory and Practice of Histological Techniques.* Edition: 6
 7. **Cataldi, E.; Garibaldi, L.; Crosetti, D.; Leoni, C. and Cataudella, S., 1991.** Variations in renal morphology during adaptation to salinities in *Tilapias*, *Environmental Biology of Fishes.* Vol. 31, pp: 101-106.
 8. **Evans, D.H.; Piermarini, P.M. and Choe, K.P., 2005.** The multifunctional fish gill: Dominant site of gas exchange, osmoregulation, acid-base regulation, and excretion of nitrogenous waste. *Physiological Reviews.* Vol. 85, pp: 97-177.
 9. **Imsland, A.K.; Alte Foss, S.G. and Stefansson, S.O., 2003.** Gill Na, K-ATPase activity, plasma chloride and osmolality in javelin turbot (*Scophthalmus maximus*) reared at different temperatures and salinities. *Aquaculture.* Vol. 218, pp: 671-683.
 10. **Karnaky, K.J.R., 2006.** Structure and function of the chloride cell of *Fundulus horocfinis* and other teleost., *Amer, zool.* 26: 209-224, In: *Fishes: An Introduction to Ichthyology*, Moyle, P.B, and Cech., 4th edn. Prentice, Hall, Upper Saddle River, New Jersey.
 11. **Lee, K.M.; Kaneko, F. and Aida, K., 2006.** Prolactin gene expression exposed to hypoosmotic environment gen. *Comp. endocrinol.* Vol. 149, pp: 285-293.
 12. **Lyn, Y.M.; Chen, C.N. and Lee, T.H., 2003.** The expression of gill Na, K-ATPase in

