

بررسی اثرات سطوح مختلف گل رز چینی (*Hibiscus rosasinensis*) به عنوان رنگدانه کارتونوئید طبیعی بر میزان تغییر رنگ و ذخیره کارتونوئید کل در عضلات ماهی گورامی آبی (*Trichogaster trichopterus*)

مریم جرجانی^{۱*}، مصطفی شریف روحانی^۲، امین میرهاشمی رستمی^۱، ایلین تانسان^۳

۱-مرکز تحقیقات ذخایر آبزیان آب‌های داخلی، موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج

کشاورزی، گرگان

۲-سازمان تحقیقات، ترویج و آموزش کشاورزی، تهران

۳-دانشکده علوم زیستی، دانشگاه علوم مالزی (USM)، پنانگ، مالزی

* maryam_jorjani@yahoo.com

تاریخ دریافت: اردیبهشت ۱۳۹۶

تاریخ پذیرش: شهریور ۱۳۹۶

چکیده

در این پژوهش، تاثیر رنگدانه کارتونوئید طبیعی پودر خشک گل رز چینی بر میزان تغییر رنگ و ذخیره کارتونوئید عضلات در ماهی زینتی گورامی آبی بررسی گردید. چهار جیره غذایی در این آزمایش آزمایشی شامل جیره کنترل (بدون رنگدانه)، و رز چینی در سه سطح (۰/۵، ۱/۵ و ۲/۵ درصد) در غذا تهیه شد. بچه ماهیان در ۱۲ آکواریوم با ابعاد ۶۰×۳۰×۳۰ سانتی متر باتراکم ده قطعه ماهی در هر آکواریوم پرورش داده شدند. بچه ماهیان تقریباً دو ماهه و با میانگین وزنی ۰/۵۲±۰/۰۲ گرم به مدت ۷۰ روز با جیره‌های آزمایشی تغذیه نمودند. برای هر گروه آزمایشی سه تکرار انجام گردید. در ۱۰ هفته پرورش ماهیان، میزان تغییر رنگ پوست ماهیان با دستگاه رنگ‌سنج قابل حمل و با سنجش شاخص‌های تغییر رنگ (L^*, a^*, b^*) مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت. نتایج نشان داد ماهیانی که با جیره‌های گل رز چینی (۰/۵، ۱/۵ و ۲/۵ درصد) تغذیه کرده بودند، اختلاف محسوسی در میزان شاخص‌های تغییر رنگ نشان ندادند ($p>0.05$) درحالی که اندازه گیری کارتونوئید کل نشان داد میزان کارتونوئید کل در تیمارهای تغذیه شده با گل رز چینی به طور معنی داری بیشتر از گروه کنترل بود ($p<0.05$). این مطالعه نشان می‌دهد که کاربرد گل رز چینی باعث افزایش میزان کارتونوئید در عضلات ماهیان گورامی آبی شده است لذا می‌تواند باعث افزایش بازارپسندی ماهیان زینتی گردد.

کلمات کلیدی: گل رز چینی، تغییر رنگ، کارتونوئید کل، گورامی آبی

مقدمه

رنگ ماهیان به طور عمده بدلیل حضور سلول‌های کروماتوفور که محتوی رنگدانه است، می باشد که معمولا بر روی پوست حضور دارند. چهارگروه رنگدانه اصلی عامل ایجاد رنگ در بافت و پوست حیوانات و گیاهان می باشد که عبارتند از: کارتنوئید، ملانین، پورین و پریدیوم. کارتنوئیدها به راحتی در چربی حل می شوند و دامنه رنگی زرد تا قرمز را در پوست ایجاد می نماید. همچنین عامل بروز رنگ های نارنجی و سبز در تخم، پوست و گوشت ماهیان می باشد (Fujiwara et al., 1992).

کارتنوئیدها به طور عمده توسط گیاهان و پلانکتون های گیاهی شناور تولید می شوند و به دو گروه کاروتن و گزانتوفیل تقسیم بندی می گردند. اگر چه بیش از ۶۰۰ نوع کارتنوئید در طبیعت یافت شده است اما تعداد کمی از آن ها به عنوان ماده افزودنی در غذای جانوران اضافه می شوند (Ong, 1992). نقش های عمده کارتنوئیدها در ماهیان به طور عمده عبارتند از: افزایش رنگ در پوست ماهی، از طریق تولید افزایش تولید آنتی بادی ها توسط سلول ها که موجب بالابردن قدرت سیستم ایمنی بدن ماهی، کاهش استرس، افزایش رشد و بازماندگی، فرایند متابولیسم، تغییر رنگ بدن ماهی نر به عنوان یکی از صفات ثانویه جنسی در هنگام تولید مثل و افزایش بازماندگی تخم و باروری ماهیان (Pailan et al., 2012). به دلیل مضرات استفاده از برخی افزودنی ها، در بسیاری از تحقیقات استفاده از رنگدانه های گیاهی همانند کلم قرمز (اسدی و علاف نوپریان، ۱۳۹۴)، هویج و لبو (ادهمی و همکاران، ۱۳۹۵) مطالعه شده است. Asimi و Sinha در سال ۲۰۰۷ گزارش دادند، گل رز چینی می تواند به عنوان افزایش دهنده رنگ طبیعی در بدن ماهی حوض *Carassius auratus* مورد استفاده قرار گیرد.

ماهی زینتی گورامی آبی با نام علمی (*Trichogaster trichopterus*) گونه ای است که در استخرها، دریاچه ها، مزارع برنج، کانال ها و رودخانه های آسیای جنوب شرقی یافت می گردد (Rainboth, 1996). Degani و همکاران در سال ۱۹۹۲ گزارش دادند که این ماهی ها می تواند در آبی پروری یک گونه جدید باشد، زیرا در کشورهایی مانند تایلند به عنوان غذا مصرف می شوند. ماهی گورامی آبی می تواند به حداکثر طول ۱۵ تا ۲۰ سانتی متر برسد (Axelrod, 1993). سن بلوغ جنسی در ۱۲ تا ۱۴ هفته هنگامیکه طول آنها به هفت سانتی متر رسیده باشد گزارش شده است

مواد و روش ها

مولدین ماهی گورامی آبی در کارگاه تکثیر و پرورش ماهیان زینتی استان گلستان (مزرعه آقای مهندس شهریار) تکثیر شدند و سپس لاروها به تعداد ۶۰۰ قطعه جهت انجام آزمایش به آزمایشگاه مرکز تحقیقات ذخایر آبزیان آب های داخلی گرگان منتقل گردیدند و تا زمان رسیدن به وزن 0.02 ± 0.05 گرم در آکواریوم های ذخیره نگهداری شدند. در شروع آزمایش، از لحاظ ظاهری ماهیان سالم برای انجام آزمایشات مورد بررسی قرار گرفتند. جهت انجام آزمایش، اقدامات ذیل انجام گرفت.

تهیه و نگهداری ماهیان: ماهیان مورد استفاده از مولدین نر و ماده تکثیر شده این آزمایش از کارگاه مهندس شهریار واقع در شصت کلاته گرگان تهیه گردید. سپس ماهیان مورد نظر به آزمایشگاه مرکز تحقیقات ذخایر آب های داخلی گرگان جهت انجام پرورش و نمونه برداری منتقل گردیدند.

در این آزمایش ماهیان با تراکم ده قطعه ماهی با ابعاد $30 \times 30 \times 60$ سانتی متر در ۱۲ آکواریوم رهاسازی شدند. ماهیان با رژیم غذایی شامل سه سطح گل رز چینی به میزان ۰/۵، ۱/۵ و ۲/۵ درصد و یک گروه کنترل به مدت ۱۰ هفته تغذیه نمودند. آزمایشات در سه تکرار انجام شد.

تغذیه ماهیان: در آزمایش غذایی به میزان ۲/۵ تا ۳/۵ درصد زی توده بدن ماهیان هر آکواریوم به تعداد دو بار در شبانه روز در صبح و عصر بسته به شرایط محیط صورت گرفت.

نحوه آماده سازی غذا: جهت تهیه جیره غذایی مورد نیاز، ابتدا ۱۰۰ گرم غذای کنسانتره ساخت شرکت بیومارفرانسه مخصوص ماهیان زینتی با قطر ۰/۵ میلیمتر با ترازوی دیجیتالی وزن شد و سپس پودر گل رز چینی به میزان ۰/۵، ۱/۵ و ۲/۵ درصد به غذا (۰/۵، ۱/۵ و ۲/۵ گرم پودر گل خشک) اضافه گردید و با حجم ۲۷/۵ سی سی از آب تا رسیدن

جهت تامین اکسیژن مورد نیاز، هوادهی از طریق پمپ مرکزی صورت گرفت و در هر آکواریوم یک عدد سنگ هوا قرار داده شد. به منظور ایجاد دمای یکسان در هر آکواریوم، یک عدد بخاری (۱۰۰ وات) برقی گذاشته شد. شرایط پرورش ماهیان در آزمایش بصورت خلاصه در جدول شماره (۱) آمده است.

اندازه‌گیری کارتنوئید کل از عضلات ماهی: کارتنوئید

کل در عضله ماهیان در انتهای دوره آزمایش (پایان هفته دهم) اندازه‌گیری شدند (در ابتدای دوره آزمایش به علت کمبود عضلات ماهیان، میزان کارتنوئید کل اندازه‌گیری نشد).

آنالیزهای اسپکتوفتومتری: محتوی کارتنوئید عضله

ماهیان با توجه به روش (Torrison and Naevdal, 1984) اندازه‌گیری گردید. در پایان دوره پرورش به منظور اندازه‌گیری کارتنوئید کل از هر تیمار غذایی به صورت تصادفی نمونه برداری گردید. ۵۰۰ میلی گرم نمونه از عضلات دو طرف بدن از نواحی پشتی و شکمی جمع‌آوری گردید. نمونه‌های جمع‌آوری شده به لوله‌های ۱۰ ml منتقل شد و سپس نمونه‌ها در استون قرار گرفته و با همزن یکنواخت گردید. عملیات خالص‌سازی نمونه‌ها با استون با غلظت بالای ۱۰ میلی لیتر صورت پذیرفت. سپس نمونه‌ها به مدت ۲۴ ساعت در دمای چهار درجه سانتیگراد نگهداری شده و به میزان سه تا چهار بار عملیات خالص‌سازی انجام شد تا هیچگونه رنگی مشاهده نگردد. محلول در ۳۰۰۰ rpm به مدت پنج دقیقه سانتریفیوژ گردید و سپس میزان جذب با دستگاه اسپکتوفتومتر با طول موج ۴۷۴ نانومتر (علیزاده و همکاران، ۱۳۹۵) اندازه‌گیری شد.

آنالیزهای رنگ: به منظور ارزیابی رنگ پوست در هر

تیمار غذایی، پارامترهای رنگ از چهار ماهی در هر تیمار به طور هفتگی به مدت ده هفته سنجش گردید. مکان سنجش، بر روی خط جانبی ماهی بین دو لکه سیاه انتخاب شد. سپس با استفاده از دستگاه رنگ سنج (Portable Minolta Chroma Meter CR-10, Minolta, Osaka, Japan) به طور هفتگی اندازه‌گیری گردید. از پارامترهای رنگ شامل L*-value برای رنگ روشن و تاریک (۰ برای مشکی و ۱۰۰ برای سفید)، a*-value برای قرمز تا سبز (داده مثبت گواه رنگ قرمز و داده منفی گواه رنگ سبز) و b*-value برای رنگ زرد تا آبی (داده مثبت گواه رنگ زرد و داده منفی گواه رنگ آبی) بر اساس سیستم (CIEL, 1976) استفاده شد.

به حالت خمیری شکل مخلوط گشت (اسدی و علاف نویریان، ۱۳۹۴). سپس این مواد از چرخ گوشت با صفحه مشبک به قطر یک میلی متر (متناسب با دهان ماهی) عبور داده شد. پس از آن، غذا روی صفحات پلاستیکی پهن شد و در مجاورت هوای آزاد و شرایط تاریکی خشک گردید. چون رنگدانه‌های کارتنوئید به روشنایی حساس می‌باشند (نیازمند، ۱۳۹۴)، لذا بهتر است که غذا در شرایط تاریکی خشک گردد. غذای گروه کنترل نیز بدون گل رزچینی ساخته شد. برای غذای گروه کنترل، کنسانتره شرکت بیومار فرانسه مخصوص ماهیان زینتی با قطر ۰/۵ میلی متر استفاده گردید. غذا با ترازوی دیجیتالی وزن شد و با حجم ۲۷/۵ سی سی از آب تا رسیدن به حالت خمیری شکل مخلوط و سپس از چرخ گوشت عبور داده و خشک گردید. غذا با ترازوی دیجیتالی با دقت ۰/۰۱ گرم توزین و در داخل ظروف پلاستیکی دربسته در یخچال نگهداری شد و در هر وعده غذایی به میزان لازم درون آکواریوم‌های شیشه‌ای قرار گرفت. روزانه فضولات ماهیان از کف آکواریوم‌ها خارج گردید و با حجم معینی آب تازه (۳۰ تا ۵۰ درصد) جایگزین شد.

خصوصیات فیزیکوشیمیایی آب در طول دوره

پرورش: آب مورد نیاز جهت پرورش ماهیان در تمام مراحل انجام آزمایش از آب شرب شهرستان گرگان تامین گردید. برای از بین بردن کلر آب شرب، ۲۴ ساعت آب در درون تانک ۵۰۰ لیتری ذخیره و هوادهی گردید.

جدول (۱): شرایط پرورش ماهیان در آزمایش

شرایط آزمایش	آزمایش ۱
جنس آکواریوم	شیشه
اندازه آکواریوم	۶۰×۳۰×۳۰ cm
میانگین درجه حرارت	۲۶.۱۰±۰.۰۲°C
میانگین اکسیژن محلول	۷.۵۸±۰.۰۳ mg/l
میانگین pH	۸.۶۵±۰.۰۲
حجم آب	۳۵ لیتر
دوره نوری	۱۲ ساعت نور و روشنایی؛ ۱۲ ساعت تاریکی

تجزیه و تحلیل داده‌ها: جهت تجزیه و تحلیل داده‌ها از برنامه‌های نرم‌افزاری SPSS20 و Excel و از روش تجزیه واریانس یک طرفه One-Way ANOVA استفاده شد. مقایسه میانگین‌ها با استفاده از آزمون دانکن انجام پذیرفت. وجود یا عدم وجود اختلاف معنی‌دار در سطح اطمینان ۹۵ درصد انجام گردید.

نتایج

جداول (۲ و ۳) نتایج آنالیز رنگ در ماهیان تغذیه شده با غلظت‌های مختلف گل رز چینی ۰/۵، ۱/۵، و ۲/۵ درصد با گروه کنترل را نشان می‌دهد.

بر اساس جدول (۲) در آنالیز رنگ، میزان رنگ روشنایی (L^*) در غلظت‌های متفاوت تیمار گل رز چینی در مقایسه با گروه کنترل اختلاف معنی‌داری در هفته اول و دهم مشاهده گردید ($p < 0.05$) (جدول ۲). در هفته اول اختلاف معنی‌داری بین تیمار رز چینی ۰/۵ درصد با گروه کنترل و رز چینی ۲/۵ درصد مشاهده گردید که تیمار ۰/۵ درصد رز چینی رنگ تاریک‌تری در مقایسه با سایر گروه‌ها تولید نمود (جدول ۲). در هفته دهم اختلاف معنی‌داری بین تیمار رز چینی ۰/۵ درصد با گروه کنترل و رز چینی ۱/۵ درصد مشاهده گردید که تیمار ۰/۵ درصد رز چینی، رنگ روشن‌تری در مقایسه با سایر گروه‌ها تولید نمود (جدول ۲).

جدول ۲: نتایج آنالیز رنگ روشنایی در ماهیان تغذیه شده با غلظت‌های مختلف گل رز چینی ۰/۵، ۱/۵، و ۲/۵ درصد با گروه کنترل

مدت زمان	CG	C1	C2	C3
هفته ۱	54.29 ± 0.88 ^a	51.13 ± 1.07 ^b	53.79 ± 0.10 ^{ab}	54.29 ± 0.94 ^a
هفته ۲	58.21 ± 1.64	60.01 ± 1.56	57.39 ± 1.62	55.64 ± 0.84
هفته ۳	58.19 ± 0.76	58.45 ± 2.22	60.34 ± 1.12	60.30 ± 1.63
هفته ۴	59.06 ± 1.01	59.95 ± 1.66	63.09 ± 1.82	59.77 ± 0.58
هفته ۵	61.39 ± 1.81	62.76 ± 2.96	64.07 ± 1.67	62.76 ± 0.67
هفته ۶	63.68 ± 1.50	65.32 ± 0.57	65.54 ± 0.80	64.15 ± 0.94
هفته ۷	63.93 ± 1.17	64.95 ± 0.50	65.90 ± 0.98	65.72 ± 1.65
هفته ۸	64.49 ± 2.07	66.01 ± 1.14	67.59 ± 0.59	68.05 ± 1.75
هفته ۹	67.03 ± 0.47	65.62 ± 2.39	65.77 ± 1.97	66.94 ± 2.16
هفته ۱۰	62.44 ± 0.59 ^b	64.47 ± 0.68 ^a	62.13 ± 0.42 ^b	62.68 ± 0.57 ^{ab}

داده‌ها بصورت میانگین ± خطای استاندارد ارائه شده‌اند.

CG ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گروه کنترل

C1 ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گل رز چینی ۰.۵ درصد

C2 ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گل رز چینی ۱.۵ درصد

C3 ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گل رز چینی ۲.۵ درصد

حروف کوچک لاتین غیرهم نام روی انحراف معیارنشان‌دهنده تفاوت معنی‌دار در سطح ۰/۰۵ در هر ردیف می‌باشد.

بیشتری از سایر تیمارها سنجش گردید (جدول ۳). نتایج نشان داد رنگ غالب در این منطقه از ماهیان، رنگ سبز می‌باشد. زیرا نتایج منفی ثبت شدند. که این رنگ سبز نشان‌دهنده منفی بودن نتایج است.

بر اساس جدول (۳) در آنالیز رنگ در هفته ششم میزان رنگ قرمز تا سبز (a^*) در غلظت ۰/۵ درصد تیمار رز چینی در مقایسه با گروه کنترل اختلاف معنی‌داری مشاهده گردید ($p < 0.05$) (جدول ۳). میزان رنگ (a^*) در گروه کنترل در مقایسه با گل رز چینی در پایان هفته ششم غلظت رنگ سبز

جدول ۳: نتایج آنالیز رنگ تا قرمز تا سبز در ماهیان تغذیه شده با غلظت های مختلف گل رزچینی ۰/۵، ۱/۵ و ۲/۵ درصد با گروه کنترل

مدت زمان	CG	C1	C2	C3
هفته ۱	-2.82 ± 0.50	-2.49 ± 0.27	-1.80 ± 0.29	-2.44 ± 0.60
هفته ۲	-4.26 ± 0.95	-3.77 ± 0.19	-3.56 ± 0.37	-4.00 ± 0.30
هفته ۳	-3.61 ± 0.77	-3.49 ± 0.50	-2.90 ± 0.16	-2.94 ± 1.15
هفته ۴	-5.62 ± 0.85	-5.01 ± 0.63	-5.51 ± 0.20	-5.51 ± 0.73
هفته ۵	-6.15 ± 1.00	-4.98 ± 0.91	-5.28 ± 0.44	-5.06 ± 0.55
هفته ۶	-9.56 ± 0.31 ^b	-7.11 ± 0.44 ^a	-7.49 ± 0.53 ^a	-7.81 ± 0.51 ^a
هفته ۷	-8.90 ± 0.82	-8.29 ± 0.68	-8.60 ± 0.57	-8.88 ± 0.36
هفته ۸	-10.23 ± 0.91	-9.50 ± 0.53	-9.70 ± 0.03	-10.05 ± 0.58
هفته ۹	-9.07 ± 0.99	-9.05 ± 1.00	-7.92 ± 0.66	-8.78 ± 0.56
هفته ۱۰	-8.62 ± 0.54	-8.49 ± 0.63	-7.50 ± 0.31	-7.62 ± 0.51

داده ها بصورت میانگین ± خطای استاندارد ارائه شده اند.

CG ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گروه کنترل

C1 ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گل رزچینی ۰/۵ درصد

C2 ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گل رزچینی ۱/۵ درصد

C3 ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گل رزچینی ۲/۵ درصد

حروف کوچک لاتین غیر هم نام روی انحراف معیار نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح ۰/۰۵ در هر ردیف می باشد.

این منطقه از ماهیان رنگ زرد می باشد. زیرا نتایج مثبت ثبت شدند. که این رنگ زرد نشان دهنده مثبت بودن نتایج است.

بر اساس جدول ۴ در آنالیز رنگ میزان رنگ زرد تا آبی (*b) در تیمار گل رزچینی در مقایسه با گروه کنترل اختلاف معنی - داری مشاهده نگردید (p>0.05). نتایج نشان داد رنگ غالب در

جدول ۴: نتایج آنالیز رنگ زرد تا آبی در ماهیان تغذیه شده با غلظت های مختلف گل رزچینی ۰/۵، ۱/۵ و ۲/۵ درصد با گروه کنترل

مدت زمان	CG	C1	C2	C3
هفته ۱	4.35 ± 1.51	4.73 ± 0.91	4.77 ± 0.53	4.32 ± 0.59
هفته ۲	5.82 ± 0.48	7.30 ± 1.23	7.46 ± 0.49	6.09 ± 0.21
هفته ۳	5.32 ± 1.04	5.86 ± 1.07	5.91 ± 1.92	5.81 ± 1.03
هفته ۴	5.09 ± 1.50	7.29 ± 1.55	7.26 ± 1.21	7.08 ± 0.50
هفته ۵	6.56 ± 0.79	6.76 ± 1.31	8.09 ± 0.50	7.51 ± 0.61
هفته ۶	6.62 ± 1.02	6.67 ± 1.07	8.98 ± 1.13	8.08 ± 0.53
هفته ۷	2.90 ± 1.25	6.36 ± 1.32	5.18 ± 1.68	4.63 ± 0.45
هفته ۸	7.55 ± 1.38	7.56 ± 0.55	10.12 ± 1.52	9.74 ± 1.44
هفته ۹	7.92 ± 0.46	7.60 ± 1.08	8.14 ± 0.74	9.19 ± 1.04
هفته ۱۰	7.26 ± 0.88	6.45 ± 0.37	7.33 ± 0.49	7.46 ± 0.31

داده ها بصورت میانگین ± خطای استاندارد ارائه شده اند.

CG ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گروه کنترل

C1 ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گل رزچینی ۰/۵ درصد

C2 ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گل رزچینی ۱/۵ درصد

C۳ ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گل رز چینی ۲/۵ درصد

در عضله، میزان کارتنوئید کل در تیمار رز چینی ۰.۵ و ۱.۵ درصد با سایر تیمارها اختلاف معنی داری وجود داشت ($p < 0.05$). کمترین مقدار در گروه کنترل مشاهده گردید (جدول ۵). در کل تیمارهای حاوی گل رز چینی با گروه کنترل اختلاف معنی دار داشت و نشان می دهد به لحاظ تاثیر در جذب کارتنوئیدها در عضله ماهی گورامی، این مواد از طریق یک ماده تغذیه ای برای این ماهیان تامین گردد.

جدول ۵: آنالیز کارتنوئید کل در ماهیان تغذیه شده با جیره

غذایی حاوی گل رز چینی

کارتونوئیدهای کل در عضله	گروه های آزمایشی (تیمارها)
ماهیان ($\mu\text{g g}^{-1}$)	
0.04 ± 0.01^c	CG
0.26 ± 0.01^a	C1
0.27 ± 0.02^a	C2
0.14 ± 0.01^b	C3

داده ها بصورت میانگین $\pm$ خطای استاندارد ارائه شده اند.

CG ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گروه کنترل

C1 ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گل رز چینی ۰.۵ درصد

C۲ ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گل رز چینی ۱.۵ درصد

C۳ ماهی گورامی آبی تغذیه شده با گل رز چینی ۲.۵ درصد

حروف کوچک لاتین غیرهم نام روی انحراف معیار نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح ۰/۰۵ در هر ستون می باشد.

بحث

بررسی نتایج این آزمایش نشان داد که از نظر تجزیه و تحلیل شاخص های روشنایی، قرمزی و زردی بین بیشتر هفته های آزمایشی، اختلاف معنی داری وجود نداشت. نتایج بدست آمده در تحقیق اخیر با تحقیق Booth و همکاران در سال ۲۰۰۴ که از سطوح مختلف آستازانتین به جیره غذایی ماهی سرخو (*Pagrus auratus*) استفاده نموده بودند، مطابقت دارد. Pham و همکاران در سال ۲۰۱۴، اثرات سطوح مختلف کارتنوئیدها را بر روی کفشک زیتونی *Paralichthys olivaceus* اندازه گیری نمودند. این محققین نیز اختلاف معنی داری بر روی شاخص های روشنایی، قرمزی و زردی بین تیمارهای آزمایشی مشاهده نکردند. از سوی دیگر در تضاد با نتایج این تحقیق، Choubert و همکاران در سال ۲۰۰۶ اثر مثبت کارتنوئیدی جلبک *Haematococcus pluvialis* را بر روی شاخص های قرمزی و زردی بین تیمارهای آزمایشی گزارش دادند. Lee

و Lee در سال ۲۰۰۸ اثر مثبت Paprika (فلفل دلمه ای قرمز) بر روی رنگ قرمز پوست *tailed paradise fish* (*Macropodus ocellatus*) ارائه نمودند.

Bjerkeng در سال ۲۰۰۰، گزارش نمود که تفاوت ها در تغییرات رنگ در ماهی های مختلف می تواند به سن، اندازه، شرایط محیط، تفاوت در منبع رنگدانه ای و یا طول مدت زمان قرار گرفتن غذا برای ماهیان و یا ترکیبات جیره غذایی باشد. همچنین Kalinowski و همکاران در سال ۲۰۰۷ گزارش نمودند که غذا تنها فاکتور موثر بر تغییر رنگ پوست نمی باشد بلکه استرس های محیطی بر این امر نیز موثر می باشد. به نظر می رسد که تفاوت های معنی دار در تعدادی از هفته ها در این مطالعه به موجب استرس های محیطی ناشی از اندازه گیری هفتگی تغییرات رنگ در این تحقیق باشد. همچنین دستگاه رنگ سنج (Konica Minolta CR-10) Colourometer تنها می تواند هشت میلی متر قطر فلس ماهی را اندازه گیری نماید و نمی تواند در زیر فلس (پوست) را اندازه گیری کند این نیز ممکن است دلیلی برای تغییرات ظاهری رنگ باشد.

در مطالعه اخیر نتایج نشان داد که ماهیان تغذیه شده با تیمارهای C1 و C2 بیشترین میزان کارتنوئید کل در عضله نسبت به گروه کنترل را نشان دادند.

Kurnia و همکاران در سال ۲۰۱۵ رنگ آمیزی عضله توسط آستازانتین از باکتری های دریایی *Paracoccus* sp. و آستازانتین مصنوعی را در ماهی قزل آلائی رنگین کمان (*Onchorhynchus mykiss*) بررسی نمودند. نتایج نشان داد که میزان کارتنوئید کل در عضله ماهیان تغذیه شده با آستازانتین از باکتری های دریایی به طور معنی داری بیشتر از گروه کنترل بود. نتایج این مطالعه با نتایج تحقیق حاضر همسو می باشد.

Rahman و همکاران در سال ۲۰۱۶، اثرات آستازانتین را بر روی رنگ آمیزی ماهیان جوان قزل آلائی رنگین کمان با دوزهای ۰، ۵۰، ۷۵ و ۱۰۰ میلی گرم در کیلوگرم غذا گزارش نمودند. نتایج نشان داد که دوز ۵۰ میلی گرم بیشترین مقدار رنگ آمیزی را نشان داده است. نتایج این مطالعه با نتایج تحقیق حاضر که میزان C1 و C2 بیشترین مقدار را دارا بودند، همسو می باشد.

Jha و همکاران در سال ۲۰۱۲ اثر گل همیشه بهار (*Tagetes erecta*) را بر روی رنگ آمیزی ماهی *Schizothorax*

نیازمند، ر.، ۱۳۹۴. انواع رنگ‌ها و کاربرد شناسایی تقلبات آن در صنایع غذایی، آرایشی و بهداشتی. دوره آموزشی اداره نظارت بر مواد غذایی. ۱۲۰ ص.

Axelrod, H.R., Burgess, W.E., Pronek, N. and Walls, J.G., 1993. Dr. Axelrods Atlas of Freshwater Aquarium Fishes, 7th ed. Neptune City, NJ: TFH Publications. 978 p.

Bjerkeng, B., 2000. Carotenoid pigmentation of salmonid fishes. Recent progress. In: Cruz-Suárez, L.E., Rique-Marie, D., Tapia-Salazar, M., Overa-Novoa, M.A., y Civera-Cerecedo, R. (Eds.), Avances en Nutrición Acuicola V. Memorias del V Simposium Internacional de Nutrición Acuicola, pp: 19–22.

Booth, M., Warner-Smith, R., Allan, G. and Glencross, B., 2004. Effects of dietary astaxanthin source and light manipulation on the skin colour of Australian snapper *Pagrus auratus* (Bloch and Schneider, 1801). Aquaculture Research, 35(5): 458–464.

Choubert, G., Mendes-Pinto, M. and Morais, R., 2006. Pigmenting efficacy of astaxanthin fed to rainbow trout *Oncorhynchus mykiss*: Effect of dietary astaxanthin and lipid sources. Aquaculture, 257(1–4): 429–436.

CIEL, 1976. Official recommendations on uniform color space, colour difference equations and metric colour terms. Suppl. No. 2 to CIE Publication No 15, Colourimetry. Commission International de l'Eclairage, Paris.

Degani, G. and Bocker, R., 1992. Vitellogenesis level and induction of maturation in the ovary of the blue gourami *Trichogaster trichopterus* (Anabantidae, Pallas, 1770). Reproductive Biology, 263(3): 330–337

Fujiwara, Y., Maoka, T., Ookubo, M. and Matsuno, T., 1992. Crassostreaxanthins A and B:

(richardsonii), ۳، ۵، ۷ و ۱۰ درصد گل همیشه بهار و یک گروه کنترل بررسی نمودند. نتایج نشان داد که دوز ۱۰ درصد گل همیشه بهار بیشترین مقدار رنگ‌آمیزی را نشان داده است. نتایج این مطالعه با نتایج تحقیق حاضر که میزان C1 و C2 بیشترین مقدار را دارا بودند، همسو نمی‌باشد.

تفاوت در بین نتایج گزارش شده از محققین مختلف ممکن است به شرایط محیطی متفاوت نسبت داده شود. آن نشان داده شده است که در ماهی قزل آلاى رنگین کمان جذب و انباشتگی کارتنوئیدها به شدت تحت تاثیر چندین عوامل می‌باشد که از آن جمله می‌توان به غلظت کارتنوئید، اندازه ماهی و یا وضعیت فیزیولوژیک و مرحله بلوغ جنسی اشاره نمود (Torrisen et al., 1989; Storebakken and No, 1992).

این مطالعه نشان می‌دهد که کاربرد گل رزچینی باعث افزایش میزان کارتنوئید در عضله ماهیان گورامی آبی شده است. لذا برای استفاده از این کارتنوئید طبیعی به منظور افزایش بازارپسندی ماهیان زینتی، بهتر است نتایج این تحقیق مورد بررسی بیشتری قرار گیرد.

منابع

ادهمی، ب.، جعفری، س. و جانی، خ.، ۱۳۹۵. تأثیر رنگدانه‌های طبیعی (هویج و لبو) و رنگدانه مصنوعی (آستاگزانتین) جیره بر شاخص‌های رشد، فاکتورهای خونی و تغییرات رنگ پوست، بافت و خون قزل آلاى رنگین کمان. فصلنامه علمی پژوهشی علوم و فنون پژوهشی، دوره ۵، شماره ۴، صص ۱–۱۱.

اسدی، ا. و علاف نویریان، ح.، ۱۳۹۴. اثر سطوح مختلف کلم قرمز به عنوان رنگدانه طبیعی در تغییر رنگ پوست و شاخص‌های رشد ماهی سوروم (*Heros severus*). تغذیه و بیوشیمی آبزیان. سال دوم، شماره اول، فصل بهار. صص ۱۳–۱.

علیزاده، م.، انصاری، ر.، دادگر، ش. و حافظیه، م.، ۱۳۹۵. تأثیر سطوح مختلف آستاگزانتین مصنوعی و جلبکی (*Haematococcus pluvialis*) بر ذخیره آستاگزانتین تخم مولدین قزل آلاى رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*). مجله علمی شیلات ایران، سال بیست و پنجم، شماره ۱. صص ۱۲–۱۹.

- Novel marine carotenoids from the oyster (*Crassostrea gigas*). *Tetrahedron Lett*, 33: 4941 - 4944.
- Jha, G.N., Sarma, D., Qureshi, T.A. and Akhtar, M.S., 2012.** Effect of marigold flower and beetroot meals on growth performance, carcass composition, and total carotenoids of snow trout (*Schizothorax richardsonii*). *The Israeli Journal of Aquaculture-Bamidgeh*, 64: 752-759.
- Kalinowski, C.T., Izquierdo, M.S., Schuchardt, D. and Robaina, L.E., 2007.** Dietary supplementation time with shrimp shell meal on red porgy (*Pagrus pagrus*) skin colour and carotenoid concentration. *Aquaculture*, 272(1): 451-457.
- Kurnia, A., Satoh, S., Haga, Y., Kudo, H., Nakada, M., Matsumura, H., Watanabe, Y. and Adachi, S., 2015.** Muscle coloration of rainbow trout with astaxanthin sources from marine bacteria and synthetic astaxanthin. *J Aquac Res Development*, 6(5).
- Lee, C.R. and Lee, S.M., 2008.** Effect of dietary supplementation of pigment sources on pigmentation of the round tailed paradise fish *Macropodus chinensis* and pale chub *Zacco platypus*. *Journal of Aquaculture*, 21(4): 213-217.
- McKinnon, J.S. and Liley, N.R., 1987.** Asymmetric species specificity in response to female sexual pheromone by males of two species of *Trichogaster* (Pisces: Belontiidae). *Can. J. Zool.* 65: 1129-1134.
- Muralidharan, L. and Pillai, S., 2012.** Chronic effects of organophosphorus insecticide 'fenthion' in melanophore pigments of *Cyprinus carpio* (linn). *Arpn Journal of Science and Technology*, 2: 296-300.
- Ong, A.S. and Tee, E.S., 1992.** Natural sources of carotenoids from plants and oils. *Methods in Enzymology*, 213: 142-167.
- Pailan, G.H., Sinha, A. and Borkar, A., 2012.** Rose petals meal as a natural carotenoid source for pigmentation and growth of dwarf gourami, *Colisa lalia*. *Animal Nutrition and Feed Technology*. 12(2): 199-207.
- Pham, M.A., Byun, H.G., Kim, K.D. and Lee, S.M., 2014.** Effects of dietary carotenoid source and level on growth, skin pigmentation, antioxidant activity and chemical composition of juvenile olive flounder *Paralichthys olivaceus*. *Aquaculture*, 431: 65-72.
- Rahman, Md., Khosravi, S., Chang, K. and Lee, S., 2016.** Effects of dietary inclusion of astaxanthin on growth, muscle pigmentation and antioxidant capacity of juvenile rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Prev. Nutr. Food Sci*, 21(3): 281-288.
- Rainboth, W.J., 1996.** Fishes of the cambodian mekong. *FAO Species Identification Field Guide for Fishery Purposes*. FAO, Rome.
- Sinha, A. and Asimi, O.A., 2007.** China rose (*Hibiscus rosasinensis*) petals: a potent natural carotenoid source for goldfish (*Carassius auratus* L.). *Aquaculture Research*, 38(11): 1123-1128.
- Storebakken, T. and No, H.K., 1992.** Pigmentation of rainbow trout. *Aquaculture*, 100(1): 209-229.
- Torrissen, O. and Naevdal, G., 1984.** Pigmentation of salmonids - Genetical variation in carotenoid deposition in rainbow trout. *Aquaculture*, 38(1): 59-66.
- Torrissen, O.J., Hardy, R.W. and Shearer, K.D., 1989.** Pigmentation of salmonids -carotenoid deposition and metabolism. *CRC Crit. Rev. Aquat. Sci*, 1: 209-225