

صلى الله عليه وسلم



دانشکده علوم

گروه زیست شناسی

پایان نامه جهت اخذ درجه کارشناسی ارشد زیست شناسی - فیزیولوژی جانوری

بررسی تأثیر افزودن مکمل های اسید آمینه ای در غذا بر رشد و
تغییرات سطوح اسیدهای آمینه و هورمون IGF- I در پلاسمای
ماهی قزل آلی رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*)

نگارنده:

نسیم رستمخانی

اساتید راهنما:

دکتر صمد زارع

دکتر رضا ملک زاده ویایه

اسفند ماه ۱۳۹۰

تقدیم به

پدر و مادر عزیزتر از جانم، به پاس قلب بزرگ و گرمای امید بخش وجودشان که در
این سردترین روزگاران بهترین پشتیبان هستند؛

خواهران مهربانم، به پاس عاطفه سرشار و محبت های بی دریغ شان که هرگز
فروکش نمی کند؛

و همسر خواهرم به پاس مهربانی ها و حمایت های بی نظیرش.

سپاسگزاری

سپاس خداوندی را سزاست که به آنچه رسیده ام به نعمت و لطف او بوده، کار برای او، میل به سوی او و طاعت به فرمان اوست. حمد و سپاس خداوند را در برابر هر گونه امری که پیش آید، خوشی و ناخوشی، سختی و آسانی، زحمت و راحتی، بی نیازی و نیازمندی و در هر وقت و ماوی و مقام و منزلت که بوده باشد (از نیایش های حضرت فاطمه سلام الله علیها).

اینک که در پرتو لطف و عنایت پروردگار مرحله ای دیگر از زندگی ام را پشت سر می گذارم، بر خود لازم می دانم از تمام عزیزانی که مرا در انجام این مهم یاری نموده اند، قدردانی نمایم.

سپاس بی پایان خود همراه با دنیایی از عشق و خضوع را تقدیم خانواده عزیزم می کنم که همواره یار و پشتیبان من بوده اند.

از استاد راهنمای ارجمندم، جناب آقای دکتر صمد زارع که با حمایت های خود امکان انجام هر چه بهتر این پژوهش را فراهم نمودند، قدردانی می نمایم.

از استاد راهنمای گرانقدرم، جناب آقای دکتر رضا ملک زاده که در انجام مراحل مختلف این پایان نامه بی هیچ دریغی یاری ام کردند، نهایت تشکر و قدردانی را دارم.

از مدیر محترم گروه زیست شناسی سرکار خانم دکتر فرح فرخی و استاد گرامی جناب آقای پروفیسور رضا حیدری که زحمت مطالعه و داوری پایان نامه اینجانب را تقبل نمودند، سپاسگزاری می نمایم.

همچنین، به پاس کمک ها و محبت های کارشناسان محترم آزمایشگاه های دانشکده علوم و پژوهشکده آرتمیا و آبریان دانشگاه ارومیه، مراتب تقدیر و تشکر خود را نثارشان می نمایم.

در نهایت، از تمام دوستان عزیزم و بزرگوارانی که مرا در این راه یاری نمودند، تشکر و قدردانی می نمایم.

چکیده

رشد در ماهیان فرایند فیزیولوژیکی است که اساساً به تکامل مراحل مختلف زندگی موجودات مرتبط و حاصل اثر عوامل ژنتیکی و هورمونی و بخصوص، سیستم هورمون رشد (GH) / فاکتورهای رشد شبه انسولینی (IGF) می باشد. هدف از انجام این تحقیق بررسی تأثیر افزودن مکمل های اسید آمینه ای در غذا بر شاخص های رشد و تغییرات سطوح اسیدهای آمینه و هورمون IGF-I در خون ماهی قزل آالی رنگین کمان، *Oncorhynchus mykiss* بود. تعداد ۷۵۰ قطعه ماهی با میانگین وزن اولیه 42 ± 4 گرم پس از گذراندن دوره سازگاری با شرایط آزمایشی، به طور تصادفی در قالب ۵ تیمار غذایی (هر تیمار دارای سه تکرار) در استخرهای پرورشی پژوهشکده آرتمیا و جانوران آبی دانشگاه ارومیه توزیع شدند. تیمارهای آزمایشی عبارت بودند از تیمار یک: تغذیه با غذای کنسانتره تجاری (شرکت فرادانه، ایران) به اضافه ۲٪ L - Arginine؛ تیمار دو: تغذیه با غذای کنسانتره به اضافه ۲٪ L - Ornithine؛ تیمار سه: تغذیه با غذای کنسانتره به اضافه ترکیب ۲٪ L - Arginine + ۱٪ L - Ornithine؛ تیمار چهار: تغذیه با غذای کنسانتره به اضافه ترکیب ۳٪ L - Arginine + ۱٪ L - Ornithine و تیمار پنج: تغذیه با غذای کنسانتره بدون افزودن اسیدآمینه (تیمارشاهد). طول دوره آزمایش هشت هفته بود. جهت ارزیابی شاخص های رشد، در ابتدای آزمایش و در پایان هفته های اول، دوم، چهارم، ششم و هشتم ماهی های تمامی تیمارها مورد زیست سنجی (Biometry) قرار گرفتند و نمونه های خون آنها جهت اندازه گیری مقادیر هورمون IGF-I و اسیدهای آمینه تهیه شدند. با استفاده از نتایج زیست سنجی، شاخص های رشد نظیر طول کل، میزان افزایش وزن، ضریب چاقی، نرخ رشد ویژه (SGR)، نرخ رشد مطلق، درصد ماهیچه و شاخص های کبدی (HSI) و احشایی (VSI) تعیین شدند. اندازه گیری مقادیر IGF-I در پلاسما به کمک روش الایزا (ELISA) و تعیین مقادیر اسیدهای آمینه با استفاده از HPLC صورت گرفتند. نتایج به دست آمده در انتهای دوره پرورش نشان دادند که ماهیان تیمار سه دارای بیشترین طول ($22/8 \pm 0/05$ سانتی متر)، افزایش وزن ($268/94 \pm 5/84$ ٪)، SGR ($2/33 \pm 0/05$ ٪ در روز)، نرخ رشد مطلق ($2/07 \pm 0/01$ گرم در روز) و درصد ماهیچه ($71/14 \pm 0/87$ ٪) بودند. در حالی که، بیشترین میزان ضریب چاقی ($1/45 \pm 0/05$) مربوط به تیمار یک، بیشترین مقدار HSI ($1/49 \pm 0/04$ ٪) مربوط به تیمار چهار و بیشترین مقدار VSI ($15/6 \pm 2/18$ ٪) مربوط به تیمار دو بودند. کمترین طول ($22/28 \pm 0/06$ سانتی متر)، افزایش وزن ($210/94 \pm 2/42$ ٪)، SGR ($2/03 \pm 0/02$ ٪ در روز)، نرخ رشد مطلق ($1/70 \pm 0/02$ گرم در روز)، درصد ماهیچه ($65/22 \pm 1/05$ ٪)، ضریب چاقی ($1/27 \pm 0/01$) و HSI ($1/14 \pm 0/04$ ٪) در تیمارشاهد و کمترین مقدار VSI ($13/67 \pm 1/38$ ٪) در تیمار یک مشاهده شدند.

نتایج مقایسه آماری تیمارها در انتهای هفته هشتم نشان داد که تفاوت معنی داری در مقادیر شاخص های رشد بین تیمارهای تغذیه شده با مکمل های اسید آمینه ای با تیمار شاهد وجود داشت ($P < 0/05$). بیشترین میزان IGF-I مربوط به تیمار سه و به میزان $1180 \pm 5/44$ پیکوگرم در میلی لیتر بود، در حالی که تیمار شاهد واجد کمترین مقدار این هورمون ($980/35 \pm 3/54$ پیکوگرم در میلی لیتر) بود. نتایج مقایسه آماری تیمارها نشان داد که میزان IGF-I بین تیمار یک و تیمار سه اختلاف معنی داری نداشت، اما تیمارهای یک و سه با تیمارهای دو و چهار و تیمار شاهد اختلاف معنی داری نشان دادند ($P < 0/05$). بیشترین مقادیر اسیدهای آمینه آرژینین ($234/29$ میکرومول بر میلی لیتر) و اورنیتین ($13/63$ میکرومول بر میلی لیتر) مربوط به تیمار سه و کمترین مقادیر آنها (به ترتیب، $31/08$ و $6/7$ میکرومول بر میلی لیتر) مربوط به گروه شاهد و تیمار یک بودند. تفاوت معنی داری در میزان اسید آمینه آرژینین پلاسما بین تیمارهای سه و چهار و تیمار شاهد وجود داشت. همچنین، در میزان اسید آمینه اورنیتین پلاسما در بین تیمارها تفاوت معنی داری مشاهده نشد ($P > 0/05$). نتایج این بررسی نشان دهنده تاثیر مثبت استفاده از مکمل های غذایی اسید آمینه ای، بخصوص افزودن توأم دو اسید آمینه L – Arginine و L – Ornithine در غذای تجاری بر افزایش شاخص ها و تحریک فرایند رشد در ماهی قزل آلی رنگین کمان است.

کلمات کلیدی: قزل آلی رنگین کمان، *Oncorhynchus mykiss*، شاخص های رشد، فاکتور رشد شبه انسولینی (IGF-I)، اسید آمینه L – Ornithine، اسید آمینه L – Arginine

فهرست مطالب

شماره صفحه

عنوان

فصل اول : کلیات و مرور منابع

۱	فصل اول: کلیات و مرور منابع
۲	۱- کلیات و مرور منابع
۲	۱-۱- مقدمه
۳	۲-۱- اهداف
۴	۳-۱- فیزیولوژی رشد در مهره‌داران
۴	۱-۳-۱- رشد
۴	۲-۳-۱- هورمون شناسی رشد
۵	۳-۳-۱- ارتباط بین سیستم‌های هورمونی و مصرف مواد غذایی
۶	۴-۱- ماهیان به عنوان مدل های جانورشناختی
۷	۵-۱- فرایند هورمونی رشد در ماهیان
۷	۱-۵-۱- هورمون رشد (GH) و عوامل رشد شبه انسولینی (IGFs)
۱۰	۲-۵-۱- پروتئین‌های اتصالی به عوامل رشد شبه انسولینی (IGFBPs)
۱۱	۳-۵-۱- ارتباط بین مقادیر IGF-I در خون و رشد در ماهیان
۱۱	۶-۱- اندازه گیری میزان هورمون ها در خون به روش ELISA
۱۲	۱-۶-۱- انواع ELISA
۱۲	۲-۶-۱- مراحل انجام ELISA

۱۳	۷-۱- اسیدهای آمینه و مطالعات تغذیه ای در ماهیان
۱۴	۱-۷-۱- آرژینین
۱۵	۱-۱-۷-۱- سنتز آرژینین
۱۸	۲-۷-۱- اورنیتین
۲۰	۸-۱- روشهای اندازه گیری اسیدهای آمینه
۲۰	۱-۸-۱- کروماتوگرافی مایع با کارایی بالا (HPLC)
۲۲	۹-۱- سابقه و ضرورت انجام تحقیق

فصل دوم : مواد و روشها

۲۳	فصل دوم: مواد و روشها
۲۴	۲- مواد و روشها
۲۴	۱-۲- تهیه، ذخیره سازی و توزیع ماهیان در استخرهای پرورشی
۲۵	۲-۲- طرح آزمایش
۲۷	۳-۲- تهیه غذا و غذادهی
۲۸	۴-۲- زیست سنجی
۲۹	۵-۲- تهیه نمونه های خون و پلاسما
۳۰	۶-۲- اندازه گیری مقادیر هورمون IGF-I در پلاسمای خون ماهیان
۳۰	۱-۶-۲- اصول سنجش
۳۰	۷-۲- اندازه گیری مقادیر اسیدهای آمینه
۳۰	۱-۷-۲- مواد و روش کار
۳۳	۸-۲- تجزیه و تحلیل آماری

فصل سوم : نتایج

۳۴ فصل سوم: نتایج
۳۵ ۳- نتایج
۳۵ ۳-۱- شاخصهای رشد و تغذیه
۴۲ ۳-۲- مقادیر هورمون IGF-I
۴۳ ۳-۳- مقادیر اسیدهای آمینه در پلاسما

فصل چهارم : بحث، نتیجه گیری و پیشنهادات

۴۵ فصل چهارم: بحث، نتیجه گیری و پیشنهادات
۴۶ ۴- بحث، نتیجه گیری و پیشنهادات
۴۶ ۴-۱- بحث و نتیجه گیری
۵۳ ۴-۲- پیشنهادات

فصل پنجم : منابع

۵۴ فصل پنجم: منابع
۵۵ ۵- منابع

پیوست

۶۵ پیوست
----	-------------

فهرست اشکال و جداول

عنوان	شماره صفحه
شکل ۱-۱- مسیرهای متابولیسمی سنتز آرژینین در پستاندارن	۱۶
شکل ۲-۱- محصولات حاصل از تجزیه آرژینین	۱۸
شکل ۳-۱- چرخه اوره	۱۹
شکل ۴-۱- طرح کلی ساختار دستگاه کروماتوگرافی مایع	۲۱
شکل ۱-۲- استخرهای بتنی مورد استفاده در تحقیق	۲۴
شکل ۲-۲- اکسیژن متر، pH متر و دماسنج برای اندازه گیری شاخصهای فیزیکی و شیمیایی آب	۲۶
شکل ۳-۲- ترکیب غذای تجاری با اسیدهای آمینه و ژلاتین	۲۷
شکل ۴-۲- خونگیری از ماهیان جهت تهیه پلاسما	۲۹
شکل ۵-۲- سانتریفیوژ نمونه های خون گرفته شده از ماهیان	۲۹
شکل ۶-۲- اندازه گیری مقادیر اسیدهای آمینه با استفاده از دستگاه کروماتوگرافی مایع (HPLC)	۳۱
شکل ۱-۳- تغییرات مقادیر افزایش طول کل بدن در تیمارهای مختلف در طی دوره پرورش	۳۸
شکل ۲-۳- تغییرات مقادیر افزایش وزن (WG) به درصد در تیمارهای مختلف در طی دوره پرورش	۳۸
شکل ۳-۳- تغییرات مقادیر SGR در تیمارهای مختلف در طی دوره پرورش	۳۹
شکل ۴-۳- تغییرات مقادیر ضریب چاقی (CF) در تیمارهای مختلف در طی دوره پرورش	۳۹
شکل ۵-۳- تغییرات مقادیر نرخ رشد مطلق (AGR) در تیمارهای مختلف در طی دوره پرورش	۴۰
شکل ۶-۳- تغییرات مقادیر نسبت ماهیچه (MR) در تیمارهای مختلف در طی دوره پرورش	۴۰
شکل ۷-۳- تغییرات مقادیر شاخص کبدی (HSI) در تیمارهای مختلف در طی دوره پرورش	۴۱
شکل ۸-۳- تغییرات مقادیر شاخص احشایی (VSI) در تیمارهای مختلف در طی دوره پرورش	۴۱
شکل ۹-۳- مقادیر هورمون IGF-I در تیمارهای مختلف در طی دوره پرورشی	۴۲

- شکل ۳-۱۰- تغییرات مقادیر اسید آمینه آرژینین در تیمارهای مختلف در طی دوره پرورش ۴۳
- شکل ۳-۱۱- تغییرات مقادیر اسید آمینه اورنیتین در تیمارهای مختلف در طی دوره پرورش ۴۴
- شکل ۳-۱۲- کروماتوگرام مربوط به منحنی استاندارد اسیدهای آمینه در پلاسمای ماهیان مورد بررسی .. ۶۶
- شکل ۳-۱۳- کروماتوگرام مربوط به تیمار ۱ هفته ۱ ۶۶
- شکل ۳-۱۴- کروماتوگرام مربوط به تیمار ۲ هفته ۲ ۶۷
- شکل ۳-۱۵- کروماتوگرام مربوط به تیمار ۳ هفته ۴ ۶۷
- شکل ۳-۱۶- کروماتوگرام مربوط به تیمار ۴ هفته ۶ ۶۸
- شکل ۳-۱۷- کروماتوگرام مربوط به تیمار شاهد هفته ۸ ۶۸
- جدول ۲-۱- مقادیر تقریبی (به درصد) ترکیبات موجود در غذاهای تجاری مورد استفاده ۲۵
- جدول ۲-۲- مقادیر اکسیژن محلول، pH و دمای استخرهای پرورشی در زمانهای مختلف دوره پرورش ... ۲۶
- جدول ۲-۳- برنامه شستشوی مورد استفاده در دستگاه HPLC ۳۲
- جدول ۳-۱- میانگین \pm انحراف از معیار مقادیر شاخص های رشد در تیمارهای مختلف ۳۷

فصل اول

کلیات و مرور منابع

(Review of Literature)

۱- کلیات و مرور منابع

۱-۱- مقدمه

رشد بدنی فرایند بیولوژیکی دقیق و کاملی است که اساساً به تکامل مراحل مختلف زندگی موجودات مرتبط می‌باشد. رشد حاصل اثر عوامل ژنتیکی و هورمونی و به طور مشخصی وابسته به غذا و ترکیبات غذایی مورد استفاده موجودات است. در ماهیان، رشد فرایندهای فیزیولوژیکی مشخصی نظیر رشد اندام‌های داخلی و خارجی را در بر می‌گیرد (Beckman, 2011). شاخص‌های مختلفی در تعیین میزان رشد موجودات مورد استفاده قرار می‌گیرند؛ از اندازه گیری میزان تغییر وزن و طول تا سنجش مقادیر هورمون‌ها و بیان ژن‌های کنترل کننده عوامل رشد. تغییر اندازه ماهی در طول زمان با اندازه گیری اختلاف در طول و وزن ماهی ارزیابی می‌شود. هورمون رشد از جمله هورمون‌های غده هیپوفیز است که در تنظیم فرایندهای فیزیولوژیکی دخیل در رشد بدن شامل رفتار و حرکات، عملکرد سیستم ایمنی بدن، متابولیسم لیپیدها و پروتئین‌ها، تنظیم اسمزی و رفتارهای تغذیه‌ای در ماهی نقش دارد (Fox *et al.*, 2010). بنابراین، این هورمون می‌تواند شاخص مهمی در اندازه گیری رشد در موجودات باشد. از طرفی، رشد یکی از نمودهای تأثیر فاکتورهای رشد شبه انسولینی^۱ در بدن می‌باشد و در نتیجه، با مقادیر این فاکتورها در خون نیز در ارتباط می‌باشد.

طی دهه‌های اخیر، استفاده از مکمل‌های غذایی در جیره غذایی جانوران پرورشی از جمله ماهیان رواج بیشتری یافته است. این امر نقش موثری در افزایش کارایی تولید در این موجودات داشته است. این مکمل‌های غذایی می‌توانند در رشد و افزایش مقاومت ماهیان در برابر شرایط نامساعد محیطی و بیماری‌ها موثر باشند. از جمله عناصر غذایی ضروری مورد نیاز برای همه موجودات زنده اسیدهای آمینه هستند که به عنوان سازندگان اولیه پروتئین‌ها می‌باشند. به طور معمول، ایجاد تعادل در مقادیر اسیدهای آمینه برای رشد بهینه و تبدیل غذایی مناسب در ماهی لازم است و عدم وجود چنین تعادلی ممکن است منجر به کاهش مصرف پروتئین‌ها برای رشد شود (Berge *et al.*, 2002).

طی یک قرن گذشته، مطالعات متعددی روی شناخت ساختار و عملکرد اسید آمینه Arginine انجام شده‌اند و اثرات متنوع آن از جمله تحریک رشد در موجودات مختلف به اثبات رسیده‌اند (Wu & Morris, 1998). استفاده از Arginine منجر به تولید اسید آمینه دیگری به نام Ornithine و در نهایت سنتز پلی آمین‌ها می‌شود. Ornithine در سنتز پروتئین دخیل است و ترشح هورمون رشد را از طریق تحریک غده هیپوفیز افزایش می‌دهد (Sugino *et al.*, 2008). به طور معمول، مقادیری از انواع اسیدهای آمینه ضروری در غذاهای تجاری ماهیان وجود دارند، با این حال، به نظر می‌رسد که وجود مقادیر اضافی از اسیدهای آمینه در غذا به عنوان مکمل غذایی، می‌تواند در تحریک رشد و افزایش شاخص‌های رشد در موجودات موثر باشد. پژوهش حاضر با این فرض انجام شده که استفاده از مقادیر اضافی از اسیدهای آمینه موثر در رشد می‌تواند

1. Insulin-like growth factors (IGFs)

سبب تحریک تولید و ترشح هورمون‌ها و اسیدهای آمینه دخیل در فرایند رشد و در نتیجه، افزایش رشد در ماهی به عنوان یک مدل آزمایشگاهی از مهره‌داران شود.

۱-۲- اهداف

آنچنانکه بیان شد، تغییر در ترکیب رژیم غذایی دارای اثرات متعدد فیزیولوژیکی در ماهی است. اگرچه آزمایش‌های مربوط به اثر ترکیبات غذایی به طور معمول در آبی پروری اجرا می‌شوند، اما چنین اثراتی بر سیستم هورمونی ماهیان به ندرت مورد توجه قرار گرفته‌اند. از جمله این اثرات می‌توان به تغییرات در سطوح هورمون‌ها در گردش خون، میزان ترشح و مصرف هورمون‌های متصل به پروتئین‌های پلاسمایی، فعالیت گیرنده‌ها و علامت و نشانگرهای پس از گیرنده اشاره نمود. هر قدر هماهنگی و پیوستگی آنالیز هورمونی به تحقیقات کلاسیک مربوط به تغذیه بیشتر باشد، می‌تواند به درک پایه‌ای ما از فیزیولوژی اندوکراینی ماهیان و متعاقب آن، شناخت فرایند رشد در مهره‌داران کمک نماید.

هدف از انجام تحقیق حاضر ارزیابی و تجزیه و تحلیل فیزیولوژیکی تأثیر و نحوه اثر اسیدهای آمینه بر سیستم اندوکراینی و شاخص‌های بدنی در ماهی قزل‌آلای رنگین کمان به عنوان یکی از الگوهای آزمایشگاهی مناسب برای مطالعه فرایندهای فیزیولوژیک در مهره‌داران بود. علاوه بر این، بررسی امکان افزایش بازده رشد در ماهیان پرورشی با استفاده از ترکیبات تغذیه‌ای مناسب یکی دیگر از اهداف پژوهش حاضر بود. با توجه به افزایش رور افرون جمعیت جهان و کمبود منابع غذایی، شناخت ویژگی‌ها و نیازهای فیزیولوژیکی و تغذیه‌ای ماهیان پرورشی می‌تواند عامل مهمی در افزایش تولید تجاری آنها به عنوان یکی از مهمترین منابع غذایی بشر باشد. با استفاده از اطلاعات حاصل از چنین مطالعاتی باید امکان تولید مدل‌های پیشگویی کننده برای دستکاری اندوکراینی در کیفیت، کمیت و یا زمان ارائه مواد غذایی وجود داشته باشد.

۱-۳- فیزیولوژی رشد در مهره‌داران

۱-۳-۱- رشد

رشد بدن فرایند زیستی یکپارچه‌ای است که به طور جالب توجه‌ای مرتبط با رشد و نمو مراحل لاروی و جوانی و تکامل جنسی است. مقادیر رشد می‌توانند به عنوان شاخص‌های وضعیت رشد و تولید مثل یک موجود که مرتبط با توانایی یک جانور در بدست آوردن و جذب و نگهداری هوموستازی و تنظیم سوخت و ساز است، مورد استفاده قرار گیرند (Beckman, 2011).

۱-۳-۲- هورمون شناسی رشد

سابقه علم مطالعه هورمون‌ها به صورت تجربی، به قرن‌ها قبل و به صورت مستند و امروزی، به قرن نوزده میلادی می‌رسد. هورمون‌های مترشح از غدد درون ریز برای سال‌ها، معرف تمام هورمون‌هایی بودند که عملکرد فیزیولوژیک داشتند. امروزه هورمون به هر نوع ماده‌ای اطلاق می‌گردد که در موجود زنده، علامت یا پیامی^۱ را برای ایجاد تغییر در سطح سلولی با خود داشته باشد. هورمون‌های درون ریز^۲ دسته‌ای از هورمون‌ها هستند که در بافت یا غده‌ای ساخته می‌شوند و از طریق جریان خون به سلول‌های هدفی که گیرنده‌هایی برای این هورمون دارند، می‌رسند (زوار رضا و همکاران، ۱۳۸۸).

موضوع شناخت هورمون‌های مغزی (نورواندوکراینولوژی) موضوعی نسبتاً جدید است. در این ارتباط دهه‌های ۱۹۸۰ و ۱۹۹۰ میلادی شاهد جهشی چشمگیر در توسعه این علم بود، زیرا علاوه بر شناسایی و کشف فهرست طولی از نورپپتیدها، اهمیت و نقش آنها در تنظیم و کنترل طیف وسیعی از پدیده‌های فیزیولوژیک و رفتاری، مورد تأکید و تأیید قرار گرفته است (بهنام رسولی، ۱۳۸۲). بررسی عوامل محرک تولید، سازوکارهای سنتز، ترشح، کنترل و تنظیم آزادسازی هورمون‌ها از سلول‌های عصبی- ترشحی، و همچنین، شناسایی سلول‌های هدف هورمون‌ها، گیرنده‌های هورمونی، آگونیست‌ها و آنتاگونیست‌های گیرنده‌های هورمونی و غیره از موضوعاتی هستند که در حوزه علم نورواندوکراینولوژی مورد توجه قرار می‌گیرند (Squires, 2003).

سیستم هورمون‌های درون ریز تنظیم کننده کلیدی فرایندهای فیزیولوژیک از قبیل رشد است. بنابراین، مطالعه این سیستم می‌تواند برای بررسی فرایند رشد در مهره‌داران مورد توجه قرار گیرد (Beckman, 2011). هورمون‌ها علاوه بر رشد، تمایز و عمل تعداد زیادی از سلول‌های هدف را تنظیم می‌نمایند (زوار رضا و

1. Signal
2. Endocrine hormones

همکاران، ۱۳۸۸). هورمون‌هایی مانند هورمون رشد، انسولین، فاکتور رشد شبه انسولینی و هورمون‌های تیروئید که برای تحریک و یا کنترل رشد ضروری هستند، به عنوان شاخص‌های رشد معرفی شده اند (Beckman, 2011).

۱-۳-۳- ارتباط بین سیستم‌های هورمونی و مصرف مواد غذایی

از آنجا که سیستم غدد درون ریز به عنوان تنظیم کننده اصلی رشد در تمام مهره داران محسوب می‌شود، منطقی است که فرض کنیم که مصرف مواد غذایی و عملکرد غدد درون ریز دارای ارتباط نزدیکی با یکدیگر هستند. ترشح هورمون‌ها از اندام‌های درون ریز به طور مستقیم به وسیله مصرف غذا فعال می‌شود. عقیده بر این است که مصرف کربوهیدرات‌ها و اسیدهای آمینه در تنظیم تولید هورمون‌های هیپوفیز نقش دارد. مواد غذایی ممکن است عملکرد غدد درون ریز را از طریق اثر بر سنتز، ترشح و تبدیل هورمون‌ها تحت تأثیر قرار دهند (Mackenzie *et al.*, 1998). با این حال، با وجود طبیعت چند وجهی سیستم‌های کنترل هورمونی، دستیابی به درک دقیق در مورد این سیستم مشکل است. رشد در ماهیان و مهره داران عالی تا حد زیادی به وسیله هورمون‌ها، که ترشح آنها در ارتباط با دسترسی به مواد غذایی است، کنترل می‌شود (Fox *et al.*, 2010).

عملکرد پیچیده رشد عمدتاً به وسیله سیستم هورمون رشد^۱ / فاکتورهای رشد شبه انسولینی (IGFها) تنظیم می‌شود. ساختار کلی این سیستم به خوبی در بین مهره داران متکامل تر حفظ شده است و شامل هورمون رشد، گیرنده‌ی هورمون رشد^۲، IGF-I، IGF-II، گیرنده‌های IGF^۳ (IGFRI و IGFRII) و پروتئین‌های متصل به IGF^۴ می‌باشد (Gabillard *et al.*, 2006; Wilkinson *et al.*, 2006; Li *et al.*, 2007; Shepherd *et al.*, 2007).

-
1. Growth hormone (GH)
 2. GH receptor (GHR)
 3. IGF receptors (IGFRI and IGFRII)
 4. Insulin-like growth factor-binding protein (IGFBPs)

۱-۴- ماهیان به عنوان مدل های جانور شناختی

استفاده از مدل های جانوری در تحقیقات مربوط به مباحث بنیادی علوم زیستی، تقریباً امری عادی است. مثلاً، از توتیای دریایی در زمینه جنین شناسی، از مگس سرکه در مطالعات ژنتیک و از نماتودها در تحقیقات جانور شناسی استفاده می شود. در زمینه های تخصصی تر، بسته به موضوع تحقیق، اگرچه بعضی از مدل های جانوری بی مهره می توانند مورد استفاده قرار گیرند، ولی بیشتر از نمونه های جانوران مهره دار از جمله ماهی ها، دوزیستان و پرندگان استفاده می شود (بهنام رسولی، ۱۳۸۲).

بزرگترین، متنوع ترین و قدیمی ترین گروه مهره داران یعنی ماهی ها، در تعداد زیادی از ویژگی های مهم مثل سیستم های بدنی، ساختار رشد و نمو و مکانیزم های فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی با پستانداران مشترک می باشند. این موجودات نمونه های قابل اتکایی برای اغلب مطالعات بیولوژیکی و جایگزین مناسبی برای پستانداران می باشند. علاقه به استفاده از ماهیان به عنوان مدل های آزمایشگاهی به طور روز افزونی در حال افزایش است (Li et al., 2006).

ماهی ها دارای بیشترین تنوع گونه ای هستند. بیش از ۲۰۰۰۰ گونه از ماهیان شناسایی شده است (افشار مازندران، ۱۳۸۱). که به دلیل سازگاری بالا، می توانند در محیط های اکولوژیک مختلف زندگی کنند (بهنام رسولی، ۱۳۸۲). از نظر تکاملی، ماهیان قادر به زیست در دامنه وسیعی از زیستگاه های آبی، از آب های شیرین مناطق گرمسیری تا دریاهای سرد قطبی هستند (افشار مازندران، ۱۳۸۱).

خانواده آزاد ماهیان^۱ از جمله بهترین ماهیان پرورشی شناخته شده هستند. این ماهیان با دارا بودن ویژگی های منحصر به فرد، از جمله طول نسبتاً کوتاه دوره پرورش، مقاومت به طیف وسیعی از شرایط فیزیکیوشیمیایی محیط، اندازه نسبتاً بزرگ لارو در مراحل اولیه و امکان تکثیر مصنوعی در فصول مختلف سال، از آریزیا مهم و تجاری در جهان محسوب می شوند (Hardy, 2000).

ماهی قزل آلا^۲ رنگین کمان یکی از ماهیانی است که مطالعات متعددی روی آن انجام گرفته است. این ماهی عضوی از خانواده آزاد ماهیان و بومی سواحل اقیانوس آرام در آمریکای شمالی و روسیه است که به طور گسترده ای به مناطق مختلفی در جهان معرفی شده است. به دلیل پرورش گسترده این ماهی به عنوان غذا و برای صید ورزشی، اطلاعات قابل توجهی در مورد اصول زیست شناسی این گونه گردآوری شده است. در واقع، بیشترین اطلاعات موجود در خصوص بیولوژی و فیزیولوژی ماهیان، در مورد قزل آلا^۲ رنگین کمان می باشد. این ماهی به عنوان یک مدل آزمایشگاهی برای انجام آزمایش های مربوط به فیزیولوژی، ژنتیک (شناخت ژن ها و عملکرد آنها، روابط خویشاوندی، انتقال ژن، دستکاری های کروموزومی و بهگزینی)، مطالعات مربوط به شناخت سرطان ها، سمیت مواد و محیط ها، ایمنی و بیماری ها محسوب می شود. اگرچه

1. Salmonidae

2. *Oncorhynchus mykiss*

این ماهی اندازه نسبتاً بزرگ و چرخه تولید مثل طولانی (۲ تا ۳ سال) دارد، پرورش آن آسان و ارزان است، قابلیت و مقاومت بیشتری در برابر انجام دستکاری‌ها و جراحی نسبت به ماهیان کوچک‌تر دارد و امکان برداشت و تهیه مقادیر بیشتری از بافت‌ها یا سلول‌های آن برای انجام آنالیزهای بیوشیمیایی، ایمنی شناختی و ژنتیک مولکولی وجود دارد. تولید مثل آن هم در شرایط طبیعی و هم مصنوعی به خوبی شناخته شده است و می‌توان مقادیر زیادی از گامت‌ها یا محصولات جنسی آن را در تمام طول سال در اختیار داشت (Thorgaard *et al.*, 2002). این ماهی به دلیل شباهت جذب پپتیدها و اسیدهای آمینه در آنها با مهره‌داران عالی‌تر مثل انسان، نمونه‌های منحصر به فردی برای مطالعات مرتبط در این موارد در انسان می‌باشند (Dabrowski *et al.*, 2003).

۱-۵- فرایند هورمونی رشد در ماهیان

همانند سایر مهره داران، بسیاری از پدیده‌های فیزیولوژیک در ماهی‌ها تحت کنترل هورمون‌ها است. مثلاً برای زنده ماندن ماهیان مهاجر که از آب شیرین به آب شور و بالعکس مهاجرت می‌کنند، وجود هورمون پرولاکتین ضروری است (بهنام رسولی، ۱۳۸۲). از بین بسیاری از اختصاصات فیزیولوژیک در ماهیان، فرایند رشد دارای سازوکارهای خاصی است که بخشی از این سازوکارها با دخالت سیستم‌های هورمونی انجام می‌گیرند. با توجه به نقش و اهمیت این سیستم‌ها، در ادامه به اثرات هورمون‌های مهم دخیل در رشد ماهیان و مطالعات انجام شده بر روی آنها اشاره می‌شود.

۱-۵-۱- هورمون رشد (GH) و عوامل رشد شبه انسولینی (IGFs)

هورمون رشد در مجموعه‌ای از فعل و انفعالات فیزیولوژیک شامل سازگاری به آب شور، سوخت و ساز لیبیدها، پروتئین‌ها و کربوهیدرات‌ها، تولید مثل، عملکرد سیستم ایمنی و خصوصیات مهم رفتاری در ماهی نقش دارد (Davidson, 1982; Li *et al.*, 2006). اساساً تولید هورمون رشد در هیپوفیز و ترشح درون ریز آن، طیف وسیعی از فرایندهای مربوط به تقسیمات سلولی را تحریک می‌نماید که این عملکرد آنها با واسطه فاکتورهای رشد شبه انسولینی (IGFs) صورت می‌گیرد (Wilkinson *et al.*, 2006; Nelson & VanDerKraak, 2010). بنابراین، تولید IGF-I وابسته به تولید GH و رهاسازی آن است که در نهایت، از طریق محور مغزی هیپوتالاموسی و وضعیت تغذیه‌ای (مصرف غذا و جذب مواد مغذی) تحت کنترل قرار می‌گیرد (Beckman, 2011).

فاکتورهای رشد شبه انسولینی به انواع مختلفی تقسیم می‌شود که شامل IGF-I و IGF-II می‌باشد. IGF-I و IGF-II پلی پپتیدهای تک زنجیره ای هستند و در حدود ۷/۵ کیلو دالتون وزن دارند. تقریباً ۷۰

درصد از توالی های اسیدهای آمینه این دو یکسان است. نقش IGFها در مهره داران به طور گسترده ای مورد مطالعه قرار گرفته است (Dyer *et al.*, 2004). بعد از اینکه IGFها در سیستم گردش خون رها شدند، روی انواع مختلف سلول های هدف عمل می نمایند. IGF-I نقش اصلی را در مجموعه پیچیده ای از فرایندها که رشد، تمایز و تولید مثل را تنظیم می نمایند، بر عهده دارد (Berishvili *et al.*, 2010). IGF-I یک پروتئین تک زنجیره با جرم مولکولی ۷۵۰۰ دالتون و دارای ۷۰ واحد اسید آمینه ای است و از ۴ دمین A-B-C-D تشکیل شده است (Baños *et al.*, 1999; Schmid *et al.*, 2003; Dyer *et al.*, 2004; Small & Peterson, 2005). در جانوران مهره دار IGF-I به طور عمده در کبد سنتز و وارد گردش خون می شود و به داخل بافت های هدف حمل می گردد (Baños *et al.*, 1999; Small & Peterson, 2005). این هورمون همچنین در بافت های متعدد دیگری نیز تولید می گردد و می تواند به شیوه اتوکراینی^۱ و پاراکراینی^۲ عمل نماید (Baños *et al.*, 1999). تولید اتوکراینی / پاراکراینی IGF-I در بافت های غیر کبدی به خوبی در جهت کنترل رشد و متابولیسم شرکت می نمایند (Fox *et al.*, 2010). تولید IGF-I در انواع بافت های خارج کبدی و برای طیف گسترده ای از بافت ها که عمدتاً به فرایندهای رشد و تمایز وابسته می باشند، مهم است (Sakamoto *et al.*, 1993). IGF-I به طور اختصاصی سبب تحریک تقسیم میتوز و تمایز می شود و از پدیده مرگ برنامه ریزی شده سلول^۳ جلوگیری می نماید (Berishvili *et al.*, 2010). علاوه بر پستانداران، IGF-I در ماهی ها نیز دارای اثرات فیزیولوژیکی می باشد (McCormick *et al.*, 1992).

مانند آنچه در پستانداران دیده می شود، IGF-I یک هورمون مهم در فرایندهای مربوط به افزایش رشد در ماهیان است. علاوه بر این IGF-I دارای اثرات بیولوژیکی دیگری مانند تاثیر بر روی تمایز و متابولیسم سلول ها می باشد (Baños *et al.*, 1999). مطالعه این هورمون در ماهی ها ابتدا با کشف تأثیرات مشابه آن در سال ۱۹۷۸ آغاز شد (Beckman, 2011). ارتباط بین GH و IGF و مقادیر آنها در تعدادی از بافت های گونه های مختلف ماهیان، به طور گسترده ای مورد مطالعه قرار گرفته است (Li *et al.*, 2006). هورمون رشد یک تنظیم کننده مؤثر بیان IGF-I کبد در چندین گونه از ماهی ها است (Peterson *et al.*, 2004). استفاده از هورمون رشد نوترکیب گاوی سبب افزایش بیان mRNA ی IGF-I در گنادهای ماهی قزل آلا^۱ رنگین کمان و ماهی گورخری^۲ شده است (Sakamoto *et al.*, 1993; Schmid *et al.*, 2003; Picha *et al.*, 2010). Nelson & VanDerKraak, 2010). هورمون رشد سطوح پپتید IGF-I و mRNA آن را در کبد و سایر بافت ها تنظیم می نماید و گمان می رود که تنظیم کننده اصلی تولید IGF-I باشد. (Sakamoto *et al.*, 1993; Peterson *et al.*, 2004). IGFها ارتباط نزدیکی با پلی پپتیدها دارند و مشخص شده که هم برای رشد جنینی و هم رشد پس از تولد مهم هستند (Wilkinson *et al.*, 2006). مشخص شده که IGF-I یک محرک قوی برای سنتز بافت اسکلتی در ماهی است و سنتز پروتئین را در ماهیچه تحریک می نماید.

1. Autocrine
2. Paracrine
3. Apoptosis
4. Zebra fish

همچنین، مطالعات متعدد نشان داده‌اند که IGF-I تحمل به شوری را در آزادماهیان افزایش می‌دهد و در مکانیسم‌های تنظیم اسمزی نقش دارد (Dyer *et al.*, 2004; Li *et al.*, 2006; Li *et al.*, 2007; Berishvili *et al.*, 2010). در ماهی قزل آلاهی رنگین کمان، در طی دوره سازگاری به آب دریا، GH اثرات خود را به وسیله تولید موضعی IGF-I، به صورت مستقیم بر اندام‌های تنظیم کننده اسمزی اعمال می‌کند (Sakamoto *et al.*, 1993). مطالعات متعدد همچنین، نقش IGF-I را به عنوان میانجی متابولیسم، از جمله در طی Smoltification در آزادماهیان مورد تأکید قرار داده‌اند (Lankford & Weber, 2006; Li *et al.*, 2007). از دیگر نقش‌های IGF-I در ماهیان می‌توان به تحریک سنتز DNA، سنتز پروتئین، جذب گلوکز و اسیدهای آمینه، تحریک روند اسپرماتوزن و القاء بلوغ نهایی اووسیت‌ها اشاره کرد (Wilkinson *et al.*, 2006; Li *et al.*, 2007). در نهایت، درون سیستم GH /GF بیشتر ترکیبات اثر متقابل بر یکدیگر دارند و تشکیل یک شبکه پیچیده تنظیم کننده را می‌دهند (Gabillard *et al.*, 2006).

مقایسه توالی اسیدهای آمینه نشان داده است که توالی این اسیدها در انواع عوامل رشد شبه انسولینی در گونه‌های مختلف ماهیان و در سیر تکاملی مهره داران تا حد زیادی ثابت مانده است (Sakamoto *et al.*, 1993; Nelson & VanDerKraak, 2010). گیرنده‌های IGF-I، که در حضور یک لیگاند تشکیل پیوندهای دایمر را می‌دهند، گیرنده‌های تیروزین کینازی هستند و به نظر می‌رسد که مسیرهای مختلف سیتوپلاسمی را در بسیاری از انواع سلول‌های هدف فعال می‌نماید. دو نوع گیرنده IGF-I وجود دارد: IGF-R1b و IGF-R1a، که در بافت‌های مختلف ماهیان بالغ از جمله در مغز، قلب، کبد، دستگاه گوارش، ماهیچه و تخمدان‌ها یافت شده‌اند. علاوه بر این، دو ژن گیرنده IGF-I وجود دارد که در بسیاری از بافت‌های ماهی قزل آلاهی رنگین کمان بیان می‌شوند (Li *et al.*, 2007).

اخیراً، DNAهای مکمل IGF-I و ژن‌های آنها در چندین گونه از ماهی‌ها شامل ماهی آزاد^۱، قزل آلا^۲، کپور^۳، گربه ماهی^۴، سیم دریایی سرطلایی^۵ (Baños *et al.*, 1999) و همچنین توالی ژن آن در تیلاپیای موزامبیک^۶ (Schmid *et al.*, 2003) و ماهیان غضروفی^۷ (Baños *et al.*, 1999) تعیین شده است. ساختار اولیه IGF-I ماهی شباهت زیادی را با دیگر مهره داران نشان می‌دهد که این امر بر این موضوع دلالت دارد که ساختار IGF-I در طی تکامل این موجودات به شدت حفظ شده است (Baños *et al.*, 1999). توالی ژن IGF-I در ماهی آزاد Coho نیز تعیین شده است (McCormick *et al.*, 1992).

-
1. Salmon
 2. Trout
 3. Carp
 4. Catfish
 5. Gilthead sea bream
 6. *Oreochromis mossambicus*
 7. Elasmobranch