

الگوی الکتروفوریک پروتئین‌های سرم خون ماهی شیربت (*Barbus grypus*) پرورشی

غلامحسین خواجه^۱

تاریخ دریافت: ۸۹/۹/۱۸

تاریخ پذیرش: ۹۰/۸/۸

خلاصه

به منظور تعیین مقادیر پروتئین تام سرم خون ماهی شیربت (*Barbus grypus*) پرورشی و تعیین اجزاء تشکیل دهنده آن از ۶۸ قطعه ماهی بالغ شیربت پرورشی به ظاهر سالم پرورش یافته در استخرهای خاکی مرکز پرورش آزادگان واقع در حومه شهرستان اهواز شامل ۳۸ قطعه نر و ۳۰ قطعه ماده، از طریق ورید ساقه دم خونگیری به عمل آمد. پس از جداسازی سرم، پروتئین تام سرم خون به روش بیوره (Biuret) و اجزاء تشکیل دهنده پروتئین تام سرم خون به روش الکتروفورز با استفاده از ژل استات سلولز (Cellogell Myl) از هم تفکیک گردیدند. در این مطالعه، میانگین و خطای استاندارد میانگین پروتئین تام سرم خون ماهی شیربت بدون در نظر گرفتن جنس ۶/۳+۰/۹ گرم در دسی‌لیتر به دست آمد. در الکتروفورز پروتئین‌های سرم خون شش بخش پروتئینی شامل: آلبومین، آلفا یک، آلفا دو، بتا، گاما یک و گاما دو تفکیک گردید. آنالیز آماری اختلاف معنی‌داری بین جنس نر و ماده از نظر میزان پروتئین تام سرم خون نشان نداد، اما میانگین میزان گاما یک و گاما دو در جنس نر به طور معنی‌داری بیشتر از جنس ماده و میانگین میزان آلفا یک در جنس ماده به طور معنی‌داری بیشتر از جنس نر بود ($p < 0.05$).

کلمات کلیدی: خون، پروتئین سرم، الکتروفورز، ماهی شیربت (*Barbus grypus*)

مقدمه

Hattingh و Hess و Smith (۱۹۶۷)، Badawi (۱۹۷۱)، Britti و Manera (۲۰۰۸) و Harris (۱۹۷۴) و (۱۹۷۴) برخی دیگر از محققین اطلاعات بیشتری در رابطه با تفاوت‌ها و شباهت‌های گونه‌های مختلف ماهی از نظر پروتئین‌های سرم خون آشکار نمودند (۱، ۶، ۷، ۸، ۱۳ و ۱۴).

اهمیت پروتئین‌های سرم خون و تغییر مقادیر آنها در شرایط و حالات مختلف فیزیولوژیک و پاتولوژیک و اثر تفاوت‌های گونه‌ای (۵، ۱۴ و ۱۸) بر مقادیر آنها ضرورت تعیین میزان پروتئین تام و بخش‌های مختلف پروتئین‌های سرم خون را نمایان می‌سازد. از آنجایی که پروتئین‌های سرم خون برخی گونه‌های باربوس ماهیان که زیستگاه آنها محدود به آب‌های ایران و برخی کشورهای همجوار می‌باشد، کمتر مورد مطالعه قرار گرفته است. لذا مطالعه

پروتئین‌های سرم خون و اهمیت بالینی آن در انسان و سایر پستانداران از دیرباز تا کنون مورد توجه بوده است، به همین دلیل نیز علاوه بر مطالعه و تعیین مقادیر پروتئین تام خون، تفکیک پروتئین‌های سرم خون به روش‌های مختلف مورد بررسی و ارزیابی قرار گرفته است. از میان روش‌های مختلف تفکیک پروتئین‌های سرم خون استفاده از تکنیک الکتروفورز با بهره‌گیری از محیط‌های مختلف (استات سلولز، ژل آگارز، ژل پلی‌اکریل‌امید.....) به طور گسترده‌ای در مطالعه پروتئین‌های سرم خون مورد استفاده می‌باشد. Lepkovsky (۱۹۲۹) یکی از اولین کسانی بود که مطالعه پروتئین‌های سرم خون ماهی را مورد توجه قرار داد و به روش جداسازی پروتئین‌ها به وسیله نمک (Salting out) اقدام به تفکیک پروتئین‌های سرم خون در سه گونه ماهی نمود (۱۲). به دنبال او Moore (۱۹۴۵)،

(نویسنده مسئول)

E-mail: gh_khadjeh@yahoo.com

^۱ استاد گروه علوم درمانگاهی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه شهید چمران اهواز

حاضر با هدف تعیین مقادیر پروتئین تام سرم خون و نیز اجزاء تشکیل دهنده آن در دو جنس نر و ماده ماهی شیربت پرورشی به روش الکتروفورز صورت گرفته است.

مواد و روش کار

الف) تهیه نمونه

تعداد ۶۸ قطعه ماهی شیربت پرورشی از مرکز پرورش ماهی آزادگان واقع در حومه شهرستان اهواز به وسیله تور ماهی گیری صید و در محل صید اقدام به خون گیری از آنها گردید. صید ماهی در فصل زمستان صورت گرفت و درجه حرارت آب در زمان صید ۱۹/۴ درجه سانتی گراد، میزان اکسیژن ۹/۲ میلی گرم در لیتر و pH آب ۷/۷ بود.

ب) خون گیری

خونگیری از طریق ورید ساقه دمی (Caudal vein) با استفاده از سرنگ و سرسوزن شماره ۲۱ و پس از بیهوش نمودن ماهی با وارد کردن ضربه به سر ماهی صورت می گرفت. نمونه های خون در لوله های آزمایش فاقد ماده ضد انعقاد جمع آوری و پس از لخته شدن نمونه، به مدت ۲۰ دقیقه با ۲۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفوژ و پس از تفکیک سرم از سلول های خون، نمونه های سرم در میکروتیوب های یک میلی لیتری تخلیه و تا زمان انجام آزمایش در دمای منهای ۲۰ درجه سانتی گراد نگهداری می گردید. تعیین جنسیت ماهیان مورد آزمایش پس از خون گیری، به روش ماکروسکوپی، پس از کالبدگشایی ماهی و مشاهده دستگاه تناسلی صورت گرفت. از ۶۸ قطعه ماهی مورد آزمایش تعداد ۳۰ قطعه ماده و ۳۸ قطعه نر بود.

ج) اندازه گیری پروتئین های سرم خون

پروتئین تام سرم خون به روش استاندارد بیوره (۱۱) با استفاده از کیت آزمایشگاهی زیست شیمی ساخت ایران و

به وسیله دستگاه اسپکتروفوتومتر (Bousch & Lamb) مدل ۷۰ ساخت کشور بلژیک در طول موج ۵۴۰ نانومتر تعیین مقدار گردید. برای تفکیک پروتئین های سرم خون از روش الکتروفورز با استفاده از محیط سلوژل میل و بافر تریس هیپورات با pH برابر ۸/۸ هر دو تولید کشور ایتالیا (Malta Chemetron) و تانک الکتروفورز ساخت شرکت اختریان ایران و پاور ساپلای ساخت شرکت مهندسی پزشکی پایا پژوهش پارس صورت گرفت. مدت زمان انجام الکتروفورز ۳۵ دقیقه و ولتاژ مورد استفاده ۸۰ ولت بود. رنگ آمیزی نمونه ها با استفاده از رنگ پونسه آس و مدت زمان آن ۶ دقیقه بود. تعیین میزان بخش های پروتئینی به درصد و گرم درصد با استفاده از اسکنر و نرم افزار Photo-EP صورت گرفت.

آنالیز آماری

آنالیز آماری شامل محاسبه میانگین پروتئین تام و بخش های تفکیکی آن با حدود اطمینان ۹۵ درصد در هر دو جنس به طور جداگانه و در کل (بدون در نظر گرفتن جنس) با استفاده برنامه نرم افزاری SPSS نسخه ۱۱/۵ انجام گرفت و برای مقایسه پارامترهای مشابه در دو جنس نر و ماده از آزمون t استفاده گردید.

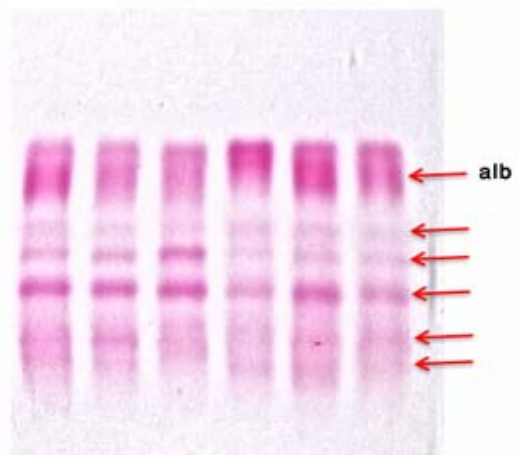
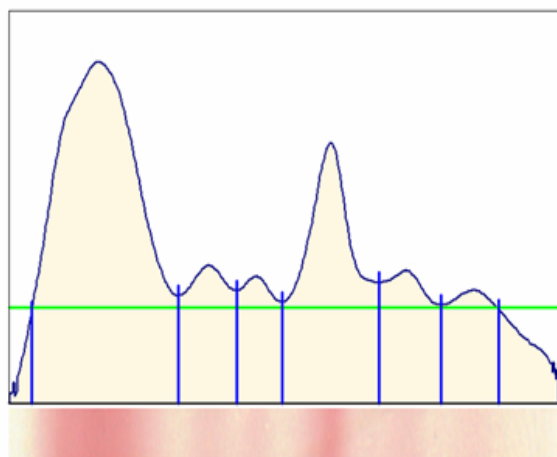
نتایج

نتایج حاصل از مطالعه پروتئین های سرم خون ماهی شیربت پرورشی شامل میانگین پروتئین تام، میانگین بخش های پروتئینی تفکیک شده در الکتروفورز و نسبت آلبومین به گلوبولین در جنس نر، ماده و در کل (بدون در نظر گرفتن جنس) در جدول ۱ و نمونه الکتروفورتوگرام پروتئین های سرم خون و تصویر ژل حاوی پروتئین های تفکیک شده به ترتیب در تصاویر ۱ و ۲ نشان داده شده است.

جدول ۱: میانگین و انحراف معیار (Mean±SD) پروتئین های سرم خون ماهی شیریت پرورشی (*Barbus grypus*)

| P.value | محدوده مقادیر طبیعی * | میانگین نر و ماده | ماده | نر | گروهها پارامترها | |
|---------|-----------------------|-------------------|----------|-----------|--------------------|------------------|
| | | | | | پروتئین تام (g/dl) | |
| ۰/۲۹۴ | ۶-۶/۷ | ۶/۳±۰/۹ | ۶/۲±۰/۹ | ۶/۶±۰/۸ | پروتئین تام (g/dl) | |
| ۰/۳۹۷ | ۳-۳/۶ | ۳/۳±۰/۶ | ۳/۴±۰/۷ | ۳/۲±۰/۵ | g/dl | آلبومین |
| | | | ۵۴/۷±۶/۷ | ۵۱/۶±۵/۱ | درصد | |
| ۰/۰۴۲ | ۰/۲-۰/۴ | ۰/۳±۰/۲ | ۰/۳۴±۰/۲ | ۰/۱۹±۰/۰۸ | g/dl | آلفا یک گلوبولین |
| | | | ۵/۴±۲/۵ | ۳/۰±۱/۴ | درصد | |
| ۰/۳۴۰ | ۰/۳±۰/۵ | ۰/۴±۰/۲ | ۰/۴±۰/۱ | ۰/۴±۰/۲ | g/dl | آلفا دو گلوبولین |
| | | | ۶/۸±۱/۵ | ۵/۴±۱/۹ | درصد | |
| ۰/۲۱۷ | ۱/۰±۱/۳ | ۱/۲±۰/۲ | ۱/۲±۰/۱ | ۱/۱±۰/۳ | g/dl | بتا گلوبولین |
| | | | ۱۹/۸±۲/۶ | ۱۷/۱±۴/۲ | درصد | |
| ۰/۰۳۵ | ۰/۵±۰/۸ | ۰/۶±۰/۴ | ۰/۵±۰/۳ | ۰/۸۵±۰/۴ | g/dl | گاما یک گلوبولین |
| | | | ۸/۸±۵/۲ | ۱۴/۲±۶/۱ | درصد | |
| ۰/۰۴۵ | ۰/۳±۰/۵ | ۰/۴±۰/۳ | ۰/۳±۰/۳ | ۰/۵۳±۰/۲ | g/dl | گاما دو گلوبولین |
| | | | ۵/۰±۴/۱ | ۸/۴±۳/۴ | درصد | |
| ۰/۶۶۲ | ۱/۲±۱/۵ | ۱/۴±۰/۳ | ۱/۴±۰/۴ | ۱/۳±۰/۳ | A/G | |

* با حدود اطمینان ۹۵٪



تصویر ۲: الکتروفورتوگرام پروتئین های سرم خون ماهی شیریت پرورشی (*Barbus grypus*).

تصویر ۱: تفکیک پروتئین های سرم خون ماهی شیریت (*Barbus grypus*) پرورشی به روش الکتروفوروز روی استات سلولز.

در مقادیر برخی از بخش‌های تفکیکی در دو جنس نر و ماده به دست آمد (جدول ۱) که با نتایج به دست آمده توسط Das (۱۹۶۱)، Nakagava و همکاران (۱۹۷۶)، Nakagava و همکاران (۱۹۷۷) و Manera و Britti (۲۰۰۸) در گونه‌های دیگر از نظر تعداد بخش‌های پروتئینی تفکیک شده قرابت و همخوانی دارد، اما از نظر میزان پروتئین تام با مقادیر گزارش شده توسط محققین مذکور همخوانی نداشته و از میزان بالاتری برخوردار می‌باشد (۴، ۱۳، ۱۵ و ۱۶).

Das (۱۹۶۱) پارامترهای بیوشیمیایی خون از جمله پروتئین تام و بخش‌های پروتئینی پلاسمای خون سه گونه ماهی کپور هندی (*Catla Catla*, *Cirrhina*, *Labeo rohita*) را به روش الکتروفورز مورد مطالعه و ضمن جداسازی شش بخش پروتئینی تحت عنوان پره‌آلبومین، آلبومین، α_1 ، α_2 ، β و γ گلوبولین تفاوت معنی‌دار بین مقادیر α_1 ، α_2 ، β و γ گلوبولین را در سه گونه مذکور گزارش نموده است (۴).

Nakagava و همکاران (۱۹۷۶) میانگین میزان پروتئین تام و آلبومین پلاسمای خون ماهی کپور (*Cyprinus carpio*) را به ترتیب ۲/۶۲ و ۱/۱۷ گرم در دسی‌لیتر و در تفکیک پروتئین‌های سرم خون به روش الکتروفورز استات سلولز ۶ بخش پروتئینی با مقادیر ۴/۶، ۳۴/۶، ۱۵/۴، ۱۲/۷، ۲۱ و ۱۱/۷ درصد به ترتیب حرکت در میدان الکتروفورزی و نسبت آلبومین به گلوبولین را برابر ۰/۶۴ گزارش نموده‌اند (۱۵).

Nakagava و همکاران (۱۹۷۷) شش بخش پروتئینی را در تفکیک پروتئین‌های پلاسمای خون ماهی دم زرد پرورشی (*seriola quinqueradiata*) به روش الکتروفورز سلولز گزارش کرده‌اند و میانگین هر یک از بخش‌های تفکیکی را به ترتیب سرعت حرکت در میدان الکتروفورزی ۵/۷±۲/۵، ۲۵/۹±۴/۵، ۲۵/۲±۵/۱، ۱۲/۶±۳/۳، ۴/۷±۲ درصد و میانگین میزان پروتئین تام پلاسمای را در گونه یاد شده ۴/۹۳±۱/۰۹ گرم در دسی‌لیتر ذکر نموده‌اند (۱۶).

در این مطالعه میانگین میزان پروتئین تام سرم خون ماهی شیربت پرورشی در جنس نر و ماده بدون وجود اختلاف معنی‌دار به ترتیب ۶/۶±۰/۸ و ۶/۲±۰/۹ گرم در دسی‌لیتر و میانگین کل پروتئین تام (بدون توجه به جنس) ۶/۳±۰/۹ گرم در دسی‌لیتر با حدود اطمینان ۶ تا ۶/۷ گرم در دسی‌لیتر به دست آمد (جدول ۱).

نتایج حاصل از الکتروفورز پروتئین تام سرم خون ماهی شیربت پرورشی منجر به تفکیک شش بخش پروتئینی شامل: آلبومین، آلفا یک، آلفا دو، بتا، گاما یک و گاما دو گردید. در میان پروتئین‌های تفکیک شده، آلبومین که سریع‌ترین حرکت را در میدان الکتریکی داشته است دارای بیشترین مقدار و آلفا یک دارای کمترین مقدار می‌باشد (جدول و تصویر ۱). نسبت آلبومین به گلوبولین بدون وجود اختلاف معنی‌دار در جنس نر ۱/۳ و در جنس ماده ۱/۴ و در کل (بدون توجه به جنس) ۱/۴ با حدود اطمینان ۱/۲ تا ۱/۵ می‌باشد (جدول ۱).

مقایسه بخش‌های پروتئینی تفکیک شده در دو جنس نر و ماده نشان می‌دهد که گاما یک و گاما دو در جنس نر در مقایسه با جنس ماده به طور معنی‌داری بالاتر می‌باشد و میانگین میزان آلفا یک در جنس ماده به طور معنی‌داری بالاتر از جنس نر می‌باشد ($p < 0/05$). سایر بخش‌های پروتئینی و پروتئین تام سرم اختلاف معنی‌داری را در دو جنس نشان ندادند (جدول ۱).

بحث

در مطالعه حاضر با استفاده از تکنیک الکتروفورز الگوی الکتروفورز پروتئین‌های سرم خون ماهی شیربت با استفاده از محیط استات سلولز تعیین گردید. در این مطالعه که به نظر می‌رسد برای اولین بار در ایران روی ماهی شیربت صورت می‌گیرد، شش بخش پروتئینی در هر دو جنس نر و ماده تفکیک گردید. هر چند در این مطالعه تفاوتی از نظر تعداد بخش‌های تفکیکی در دو جنس نر و ماده مشاهده نگردید، اما تفاوت‌های معنی‌داری

فوق به ترتیب ۱۱،۱۱،۱۳ بخش پروتئینی را تفکیک و جداسازی نموده‌اند (۲۱).

Yilmaz و Ayaz (۲۰۰۵) در الکتروفورز پروتئین‌های سرم خون گونه‌های *Carassius carassius* و *Capoeta capoeta* از خانواده *Cyprinidae*، گونه *Siluris glanis* از خانواده *Siluridae* به روش الکتروفورز ژل پلی‌اکریل‌آمید (SDS-PAGE) تفاوت‌ها و شباهت‌هایی را از نظر تعداد بخش‌های پروتئینی تفکیک شده و همچنین وزن مولکولی پروتئین‌های جدا شده آشکار نمود. محققین مذکور در مطالعه خود ۸ بخش پروتئینی را در گونه‌های *Capoeta capoeta capoeta* و *Siluris glanis* و ۱۰ بخش پروتئینی را در گونه *Carassius carassius* جداسازی و گزارش کرده‌اند (۲۰).

Beelen و همکاران (۱۹۹۸) ضمن گزارش دامنه تغییرات پروتئین تام پلاسمای خون گربه ماهی برزیلی (*Pseudoplatystoma corruscans*) از ۰/۷۴ تا ۱/۵ گرم در دسی‌لیتر و در الکتروفورز پروتئین‌های پلاسمای خون به روش استات سلولز پنج بخش پروتئینی را تفکیک و گزارش کرده‌اند (۲).

Sabri و همکاران (۲۰۰۹) میزان طبیعی پروتئین تام، آلبومین و گلوبولین خون ماهی گونه *Clarias gariepinus* را به ترتیب ۵/۳۱، ۳/۹۳ و ۱/۳۸ گرم در دسی‌لیتر و نسبت آلبومین به گلوبولین را ۲/۲۶ ذکر نموده‌اند (۱۸).

Jara و Szerow (۱۹۸۱) پروتئین‌های سرم خون ماهی کپور را به روش الکتروفورز با استفاده از کاغذ صافی تفکیک و چهار بخش پروتئینی آلبومین، آلفا، بتا و گاما گلوبولین را گزارش و میانگین میزان پروتئین تام، آلبومین، آلفا، بتا و گاما گلوبولین‌های سرم خون را به ترتیب ۲/۳۶، ۱/۲۴، ۰/۴۸ و ۰/۴ گرم در دسی‌لیتر و نسبت آلبومین به گلوبولین را ۱/۱ گزارش نموده‌اند (۹).

Steinbagen و همکاران (۱۹۹۷) پروتئین‌های سرم خون ماهی کپور (*Cyprinus carpio*) را به روش استات سلولز مورد مطالعه و سه بخش پروتئینی را در تفکیک پروتئین‌های سرم خون گزارش کرده‌اند (۱۹).

Manera و Britti (۲۰۰۸) در تفکیک پروتئین‌های سرم خون ماهی قزل‌آلای رنگین کمان به روش الکتروفورز به کمک استات سلولز حداکثر ۶ و حداقل ۴ بخش پروتئینی را جدا سازی نموده‌اند. بر اساس آنچه که توسط محققین فوق‌الذکر گزارش گردیده است پروتئین تام سرم خون ۱۲ درصد ماهیان قزل‌آلای مورد مطالعه از ۶ بخش پروتئینی، ۷۲ درصد از ۵ بخش و ۱۶ درصد از ۴ بخش پروتئینی تشکیل گردیده‌اند (۱۳)، که با نتایج بدست آمده در مطالعه حاضر تفاوت‌ها و شباهت‌هایی دارد.

Jondeung و Nakorn (۱۹۸۶) دو گونه *Clarias macrocephalus* و *batrachus* را به روش الکتروفورز با استفاده از سدیم دو دوسیل سولفات پلی‌اکریل‌آمید ژل (SDS-polyacrylamidegel) ده درصد تفکیک و دو الگوی متفاوت الکتروفوریتیکی برای هر گونه گزارش نموده‌اند (۱۰). بر اساس آنچه که محققین مذکور گزارش نموده‌اند پروتئین‌های سرم خون گونه، *C. batrachus* از ۱۱ بانده و پروتئین‌های سرم خون گونه *C. macrocephalus* از ۹ بانده پروتئینی تشکیل گردیده است ضمن اینکه الگوی الکتروفوریتیکی پروتئین‌های دو گونه مذکور در دو جنس نر و ماده نیز دارای تفاوت‌هایی بوده‌اند که این تفاوت‌ها به عنوان کلید تعیین جنسیت مورد شناسایی و تأیید قرار گرفته‌اند.

Yilmaz و همکاران (۲۰۰۷) در تفکیک پروتئین‌های سرم خون گونه‌های *Leuciscus cephalus*، *Chondrostoma regium* و *Acanthobrama marmid* از خانواده (*Cyprinidae*) به روش الکتروفورز ژل پلی‌اکریل‌آمید (SDS-PAGE) و (Native-PAGE) تفاوت‌ها و شباهت‌هایی را در بین سه گونه‌ماهی مورد مطالعه از نظر تعداد بخش‌های پروتئینی و نیز وزن مولکولی پروتئین‌های تفکیکی گزارش نموده‌اند. محققین مذکور در روش Native-PAGE در سه گونه *C. regium* و *A. marmid*، *L. cephalus* به ترتیب ۵، ۸، ۷ بخش پروتئینی و در روش SDS-PAGE در سه گونه

گلوبولین (با سه زیر بخش) و گاما گلوبولین (با دو زیر بخش) تفکیک و گزارش نموده است (۱۷).
بر اساس نتایج بدست آمده از مطالعات صورت گرفته توسط سایر محققین و همین طور نتایج بدست آمده در مطالعه حاضر، می توان چنین نتیجه گیری نمود که عوامل متعددی از جمله سن، جنس، شرایط محیطی، مراحل رشد و از همه مهمتر گونه از عوامل تاثیرگذار بر میزان پروتئین تام و همین طور تعداد و مقادیر بخش های پروتئینی سرم خون در آبزیان می باشد. بنابراین نمی توان الگوی الکتروفوریتیک واحدی را برای همه گونه ها تعریف و در نظر گرفت و لازم است الگوی الکتروفوریتیک پروتئین های سرم خون هر گونه جداگانه تعیین و ارائه گردد.

Cowan (۱۹۷۱) تغییرات پروتئین های سرم خون را در مراحل مختلف رشد ماهی Bull shark (*Carcharhinus leucas*) مورد مطالعه و میانگین میزان پروتئین تام را در ماهیانی که کمتر از ۱۰۰ سانتی متر طول دارند برابر ۱/۹۲ گرم در دسی لیتر و در ماهیانی که بیش از ۱۰۰ سانتی متر طول دارند ۲/۹۹ گرم در دسی لیتر گزارش نموده است (۳).

Rehulka (۱۹۹۳) ضمن تعیین میزان پروتئین تام، آلبومین و نسبت آلبومین به گلوبولین ماهی کپور (*Cyprinus carpio*) شش بخش پروتئینی را در الکتروفورز پروتئین های سرم خون شامل آلبومین، بتا

منابع

- 1- Badawi H.K. (1971). Electrophoretic studies of serum proteins of four Tilapia species (Pisces). Marine Biology, 8: 96-98.
- 2- Beelen R., Heijden T.V.D., Booms R., Verdegem M. and Pavanelli G.C. (1998). Blood values of young Brazilian catfish *Pseudoplatystoma Corruscans* (Agassiz, 1829). Acta Scientiarum, 20 (2): 147-150.
- 3- Cowan C.M. (1971). Serum protein variation in the Bull shark, *Carcharhinus leucas* muller and henle, 1841. International Journal of Biochemistry, 2, 691-696.
- 4- Das B.C. (1961). Comparative study of the blood biochemistry of three species of Indian carp. Transactions of the American Fisheries Society, 90, 1-5.
- 5- Georgiev G.S. and Kamenov I. (1980). Serum proteins of rainbow trout in viral hemorrhagic septicemia. Veterinary Medicine Nauki, 17(1): 52-57.
- 6- Harris J.E. (1974). Electrophoretic patterns of blood serum proteins of the cyprinid fish, *Leuciscus leuciscus* (L.). Comparative Biochemistry and Physiology, 48(3): 389-399.
- 7- Hattingh J. (1974). The plasma proteins of *Lebeo umbratus* (Smith) and *Lebeo capensis* (Smith). Journal of Fish Biology, 6: 439-446.
- 8- Hess P.W. and Smith R.A. (1967). Electrophoresis of elasmobranch serum proteins with cellulose acetate. Transactions of the American Fisheries Society, 96: 131-133.
- 9- Jara Z. and Szerow D. (1981). Electrophoretic examination of the serum of carps (*Syprinus carpio L.*) infected with the tapeworm *Caryophyllaeus sp.* Wiadomosci Parazytologiczne, 27 (6): 713-716.
- 10- Jondeung A. and Nakorn U.N. (1986). Analysis of serum proteins of *Clarias batrachus* (Linnaeus) and *C. macrocephalus* (Gunther) by electrophoresis. Kasetsart J. (Nat. Sci.), 20: (1) 108-111.
- 11- Lawrence M.S. (1986). Amino acids and proteins. In: Textbook of Clinical Chemistry. Tietz, N.W. (editor) WB Saunders Company, US. PP: 519-618.
- 12- Lepkovsky S. (1929). The distribution of serum and plasma proteins in fish. The Journal of Biological Chemistry, 667-673.
- 13- Manera M. and Britti D. (2008). Assessment of serum protein fractions in rainbow trout using automated electrophoresis and densitometry. Veterinary Clinical Pathology, 37 (4): 452-456.
- 14- Moore D.H. (1945). Species differences. in serum protein patterns. Journal of Biological Chemistry, 6: 21-32.
- 15- Nakagava H., Kayama M. and Asakawa S. (1976). Biochemical studies on carp plasma protein-I. Isolation and nature of an albumin. Bulletin of the Japanese Society of Scientific Fisheries, 42 (6): 677-685.

16- Nakagawa H., Nanba K., Kayama M. and Murachi S. (1977). Electrophoretic properties of plasma protein relating to some blood properties in cultured yellow tilapia. Bulletin of the Japanese Society of Scientific Fisheries, 43 (1): 75-81.

17- Rehulka J. (1993). Erythrodermatitis of carp, *Cyprinus carpio* (L): An electrophoretic study of blood serum protein fraction levels. Acta Veterinary Brno, 60: 187-197.

18- Sabri D.M., Danasoury M.M., Eissa I.A.M. and Khouraiha H.M. (2009). Alteration in serum protein fractions and Na- K ATPase activity in *Clarias gariepinus* infected with henneguoyosis in Ismailia Egypt. African Journal of Aquatic Science, 34(1): 103-107.

19- Steinbagen D., Oesterreich B. and Korting W. (1997). Carp coccidiosis: Clinical and hematological observations of carp infected with *Goussia carpelli*. Diseases of Aquatic Organisms, 30: 137-143.

20- Yilmaz M. and Ayaz N. (2005). A taxonomic study on *Carassius carassius*, *Capoeta capoeta* and *Siluris glanis* by serum protein electrophoresis. Bu Bildiri USG, Trabzonda sunuldu, 784-787.

21- Yilmaz M., Yilmaz H.R. and Alas A. (2007). An electrophoretic taxonomic study on serum proteins of *Acanthobramr marmid*, *Leuciscus cephalus*, and *Chondrostoma regium*. Eurasian Journal of Biology Sciences, 3: 22-27.