اثر جایگزینی پودر ماهی با ریزجلبک اسپیرولینا (*Spirulina platensis*) در جیره برفاکتورهای ایمنی و خونی بچه ماهی آزاد دریای خزر(*Salmo trutta caspious*)

آرزو مشکوه روحانی [۱]، مریم فلاحی کپورچالی [۱]*، عبدالمحمد عابدیان کناری [۲]، محمد صیاد بورانی [۱]، سید جلیل ذریه زهرا [۳]، امیر حسین اسماعیلی [۲]

۱- پژوهشکده آبزی پروری آبهای داخلی ایران، موسسه تحقیقات شیلات ایران، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی و منابع طبیعی، بندر انزلی، ایران

۲- دانشگاه تربیت مدرس، دانشکده منابع طبیعی و علوم دریایی، گروه شیلات و آبزی پروری، نور، ایران

۳- موسسه تحقیقات شیلات ایران، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی و منابع طبیعی، تهران، ایران

تاریخ دریافت: ۱۳۹۸/۱۱/۲ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۹/۳/۲۷

چکیده

در این تحقیق تاثیر اسپیرولینا (*Spirulina platensis*) بر فاکتورهای بیوشیمیایی، خونشناسی و پاسخ‌های ایمنی بچه ماهی آزاد دریای خزر (*Salmo trutta caspious*) بررسی گردید. پنج جیره آزمایشی با سطح پروتیین (۴۵٪) و انرژی یکسان ($20\ MJ\ kg^{-1}$) طراحی و ساخته شدند. در این آزمایش ریزجلبک اسپیرولینا در سطوح صفر درصد (تیمار شاهد)، ۲ درصد (۱۳/۲ گرم اسپیرولینا در هر کیلوگرم)، ۴ درصد (۲۶/۴ گرم اسپیرولینا در هر کیلوگرم)، ۶ درصد (۳۹/۶ گرم اسپیرولینا در هر کیلوگرم) و ۸ درصد (۵۲/۸ گرم اسپیرولینا در هر کیلوگرم) جایگزین پودر ماهی جیره (۶۵/۸۹ درصد در جیره شاهد) گردید. ۶۰۰ بچه ماهی آزاد با وزن متوسط ۱۱ گرم در ۱۵ تانک پرورش ذخیره شدند. دوره غذادهی ۱۰ هفته و روزانه ۲ بار صورت می گرفت. در انتهای دوره شاخص های بیوشیمیایی و خونشناسی شامل تعداد گلبولهای قرمز، گلبولهای سفید، اندیسهای گلبولی، درصد افتراقی گلبولهای سفید، هماتوکریت و هموگلوبین و فاکتورهای بیولوژیک و ایمنی شامل پروتیین کل، آلبومین ، تری گلیسیرید، کلسترول، گلوکز، ایمنوگلوبولین ها، عامل کمپلمان، آنزیم لیزوزیم و رادیکال آزاد اکسیژن سنجیده شد. با افزایش میزان اسپیرولینای جیره، پارامترهای هماتولوژی بچه ماهیان آزاد دریای خزر از جمله تعداد گلبولهای قرمز، تعداد گلبولهای سفید، درصد هماتوکریت، میزان هموگلوبین، لنفوسیت، نوتروفیل و اندیس های خونی روند افزایشی داشته و بین تیمارها اختلاف معنی دار بوده است ($P< ۰/۰۵$). سطوح آنزیم لیزوزیم، کمپلمان های C_3، C_4، ACH50، رادیکال آزاد اکسیژن و ایمونوگلوبولین بطور معنی‌داری تحت تاثیر سطوح اسپیرولینای جیره قرار گرفتند ($P< ۰/۰۵$)، بطوری‌که بیشترین میزان این پارامترها در تیمار ۸ درصد و کمترین میزان در تیمار شاهد مشاهده شد. در مجموع می توان گفت سطح ۸-۶ درصد جایگزینی پودر ماهی با اسپیرولینا می تواند در افزایش توان ایمنی ماهی آزاد دریای خزر موثر باشد.

کلمات کلیدی: اسپیرولینا، بچه ماهی آزاد دریای خزر، ایمنی، فاکتورهای خونشناسی و بیوشیمیایی.

* عهده‌دار مکاتبات (✉). m_fallahi2011@yahoo.com

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]

[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

مقدمه

داروهای شیمیائی فراوانی برای درمان و مقابله با عفونت های میکروبی در آبزیان در ۲۰ سال اخیر به صنعت آبزی پروری معرفی شده اند ولی با بروز مقاومت های داروئی در برخی از بیماریها به یکی از معضلات مهم این صنعت تبدیل شده و در حال حاضر توجیه استفاده از این داروها را به حداقل رسیده است (Andrews *et al.*, 2011) و در عوض به روشهائی از جمله استفاده از واکسن ها، انواع محرک های ایمنی غیر اختصاصی و پروبیوتیک ها به عنوان کنترل زیستی بیشتر توصیه و تاکید می گردد (Andrew *et al.*, 2011; Krishnaveni *et al.*, 2013). در سالهای اخیر، مکمل های جلبکی (علفهای دریایی و فیتوپلانکتونها) نیز به عنوان یک ماده مغذی و تأمین کننده پروتیین، محرک رشد و تقویت کننده سیستم ایمنی آبزیان توجه بسیاری از محققین و صنعتگران را به خود جلب نموده است (Becker, 2007; Jafari *et al.*, 2014). در میان این منابع ، ریزجلبک اسپیرولینا به دلایل مختلفی چون سهولت تولید و فرآوری و دامنه وسیع و متنوع ریز مغذی ها و درشت مغذی های تامین کننده سلامت از سالها پیش مورد توجه بوده است(Ravi *et al.*, 2010). اسپیرولینا جزء ریزجلبکهای چندسلولی میکروسکوپی و رشته ای سبزآبی (Cyanobacterium) و متعلق به رده جلبکی *Cyanophyta* و یا به عبارتی باکتریهای فتوسنتزکننده می باشند (Abdel-Tawwab and Ahmad, 2009). بهبود قابلیت هضم و توان آنزیمی، رنگ، فاکتورهای بیوشیمیایی و خونشناسی، عملکرد رشد، توان ایمنی، مقاومت در برابر عوامل استرس زا و افزایش اسیدهای چرب غیر اشباع در لاشه توسط اسپیرولینا قبلا توسط محققان مختلفی گزارش و تایید گردیده است (Velasquez *et al.*, 2016; Jafari *et al.*, 2014; Gogoi *et al.*, 2018; Lin *et al.*, 2016; Khanzadeh *et al.*, 2016; Cao *et al.*, 2018; Tan *et al.*, 2017; Palmegiano *et al.*, 2008; Sarker *et al.*, 2016; Teimouri *et al.*, 2016; Teimouri *et al.*, 2013).

علاوه بر این اسپیرولینا دارای ذخیره پروتیینی بالا(۷۰-۶۰ درصد وزن خشک)، میزان قابل توجه ویتامین ها بویژه ویتامین B12 ، پروفایل اسید آمینه و چرب ضروری مناسب و طیف وسیعی از انواع رنگدانه ها بویژه فیکوسیانین ها می باشد و به همین دلیل توجه بسیاری از محققین و صنعتگران را به خود معطوف نموده است (Mustafa *et al.*, 1994; Mustafa and Nakagava, 1995; Abdel-Tawwab and Ahmad, 2009; Palmegiano *et al.*, 2008; Teimouri *et al.*, 2013).

دانشمندان تأیید نمودند که اسپیرولینا نه تنها مانع تکثیر سلولی ویروس ها می گردد، بلکه باعث تقویت توانائی بدن برای تولید سلولهای خونی جدید می شود. بخشهای مهم سیستم ایمنی مثل سلولهای بنیادی مغز استخوان، ماکروفاژها (تعداد سلولها و قدرت فاگوسیتوزی)، سلولهای T (لنفوسیتها)، سلولهای NK (سیتوتوکسیک های غیر اختصاصی)، طحال و تیموس تحت تأثیر اسپیرولینا افزایش محسوس و معنی داری در فعالیت خود نشان می دهند (Henrikson, 1998; Watanuki *et al.*, 2006; Yong-Chin *et al.*, 2010; Tongsiri *et al.*, 2010; Shahbazi and Bolhassani, 2016).

قزل آلای قهوه ایبا نام علمی *Salmo trutta Linnaeus* ، یکی از ۹ زیرگونه قزل آلای قهوه ای در جهان است که در بین تمام زیرگونه های قزل آلای قهوه ای به بیشترین اندازه و وزن رسیده و بالاترین میزان رشد را داشته و در دریاچه خزر زیست می کند

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]

[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

(Sedgwick 1995., Rajabi *et al.*, 2016). از سال ۱۹۹۹، ماهی آزاد دریای خزر در لیست قرمز IUCN و در فهرست گونه های در معرض خطر اعلام گردید (Kalbasi *et al.*, 2006).

تکثیر مصنوعی این گونه و رهاسازی بچه ماهیان به دریا یک راهکار جهت جلوگیری از انقراض آن است (Rajabi *et al.*, 2016). ماهی آزاد دریای خزر مانند اغلب گونه های پرورشی بسیار حساس به عوامل استرس زا و بیماریزا است. بنابر این مکانیسم های تقویت ایمنی این گونه و بهبود سلامت عمومی آن از الزامات مسیر توسعه تکثیر و پرورش این گونه تلقی می گردد. ولی علی رغم اهمیت این گونه به عنوان یک گونه بومی در معرض خطر انقراض تاکنون اطلاعات بسیار اندکی از نیازهای دقیق غذایی ، سیستم ایمنی و راههای تقویت آن وجود دارد. بنابر این اصلی ترین هدف این مطالعه تعیین تاثیر ریز جلبک اسپیرولینا به عنوان یک مکمل غذایی بر توان ایمنی و فاکتورهای خونی ماهی آزاد دریای خزر به عنوان یک گونه با ارزش بومی ایران می باشد.

مواد و روشها

پنج جیره آزمایشی با پروتیین یکسان (۴۵٪) و انرژی یکسان (۲۰ MJ kg^{-1}) طراحی و ساخته شدند. در این آزمایش ریزجلبک اسپیرولینا در سطوح صفر درصد (تیمار شاهد)، ۲ درصد (۱۳/۲ گرم اسپیرولینا در هر کیلوگرم)، ۴ درصد(۲۶/۴ گرم اسپیرولینا در هر کیلوگرم)، ۶ درصد (۳۹/۶ گرم اسپیرولینا در هر کیلوگرم) و ۸ درصد (۵۲/۸ گرم اسپیرولینا در هر کیلوگرم) جایگزین پودر ماهی جیره (۶۵/۸۹ درصد در جیره شاهد) گردید. فرمولاسیون جیره ها با استفاده از نرم افزار لیندو (Lindo copyright, release,6.11998) صورت گرفت. فرمول جیره های آزمایشی ساخته شده در جدول۱ آورده شده است. برای تهیه جیره های غذایی، تمام مواد با ترازوی دیجیتال توزین شدند و با دست به مدت ۲۰ دقیقه کاملا مخلوط گردیدند و همراه با اضافه کردن آب به مقدار لازم به مدت حدوداً ۲۰ دقیقه دیگر با هم مخلوط شدند. سپس خمیر به چرخ گوشت منتقل و از سوراخ ۲ میلی متری عبور داده شد. رشته های ایجاد شده به دستگاه خشک کن (در دمای ۶۰ درجه به مدت ۵ ساعت) انتقال داده شد. جیره ها پس از خشک شدن بصورت دستی خرد شدند تا متناسب با اندازه دهان ماهی گردند. سپس در پلاستیک های مخصوص در فریزر(۱۸- درجه سانتی گراد) قرار داده شد.

بچه ماهی آزاد دریای خزر با وزن متوسط ۱۱ گرم از مرکز بازسازی ذخایر آبزیان شهید باهنر کلاردشت تهیه و به کارگاه پرورش ماهیان سردابی شرکت تعاونی چندمنظوره نیاک واقع در روستای باغبانکلای شهرستان آمل در آبان ماه سال ۹۴ انتقال داده شد. قبل از آغاز آزمایش، به مدت دو هفته درمخازن فایبرگلاس ۶۰۰ لیتری انتقال داده شده و با غذای اکسترود تجاری تولیدی شرکت ۲۱ بیضاء ، ۲ بار در روز به میزان اشباع تغذیه شدند. پس از طی دوره آداپتاسیون، بچه ماهیان بصورت تصادفی به پنج تیمار و ۳ تکرار تقسیم و در ۱۵ مخزن فایبرگلاس ۳۰۰ لیتری ذخیره سازی (۴۰ ماهی در هر مخزن) شدند. در طی دوره آزمایشی، بچه ماهیان بصورت دستی دو بار در روز تا حد اشباع تغذیه شدند. دمای آب (۲ ± ۱۵ درجه سانتی گراد) بصورت روزانه با دماسنج جیوه ای، اکسیژن محلول(۱ ± ۸/۳ میلی گرم بر لیتر) و pH (۰/۳ ±۷/۶) به صورت هفتگی کنترل و ثبت می گردید.

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]
[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

جدول ۱: ترکیب جیره ساخته شده برای بچه ماهیان آزاد دریای خزر در تیمارهای مختلف بر حسب درصد

مواد اولیه(٪)	تیمار شاهد	تیمار ۲درصد	تیمار۴درصد	تیمار۶درصد	تیمار ۸ درصد
پودر ماهی[۱]	۶۵/۸۹	۶۴/۵۷	۶۳/۲۴	۶۱/۹۴	۶۰/۶۲
اسپیرولینا[۲]	۰	۱/۳۲	۲/۶۵	۳/۹۵	۵/۲۷
آرد گندم[۳]	۱۱/۵۹	۱۱/۷۸	۱۱/۹۴	۱۲/۰۹	۱۲/۲۴
روغن ماهی[۴]	۴/۵	۴/۵	۴/۵	۴/۵	۴/۵
روغن سویا[۵]	۵/۰۳	۵/۱۳	۵/۲۳	۵/۳۳	۵/۴۵
لسیتین[۶]	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵
فیلر(ماسه بادی)	۶	۵/۷۱	۵/۴۶	۵/۲۱	۴/۹
مکمل معدنی[۷]	۲/۵	۲/۵	۲/۵	۲/۵	۲/۵
مکمل ویتامینی[۸]	۱/۵	۱/۵	۱/۵	۱/۵	۱/۵
آنتی اکسیدان[۹]	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲
کولین کلراید[۱۰]	۰/۱	۰/۱	۰/۱	۰/۱	۰/۱
منوکلسیم فسفات[۱۱]	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵
ضدقارچ[۱۲]	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵
لیزین[۱۳]	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵
متیونین[۱۴]	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵
ویتامین ث[۱۵]	۰/۱	۰/۱	۰/۱	۰/۱	۰/۱
تجزیهتقریبی(٪)					
پروتیین	۴۵/۱	۴۵/۲	۴۴/۸۹	۴۵/۰۷	۴۵/۱۲
چربی	۱۷/۹۶	۱۷/۷۵	۱۸/۱	۱۸/۲	۱۸/۱
رطوبت	۷/۹	۸/۰۲	۸/۰۰	۷/۹	۸/۱
خاکستر	۸/۹	۸/۸	۸/۷	۸/۹	۹/۱
کربوهیدرات	۱۲/۱۴	۱۱/۹۳	۱۲/۲۱	۱۱/۷۳	۱۱/۵۸
انرژی ناخالص(mJ/kg)	۱۹/۸۳	۱۹/۷۳	۱۹/۸۴	۱۹/۸۴	۱۹/۸

۱-تهیه شده در شرکت پودر ماهی میرود بابلسر و شرکت تعاونی چند منظوره نیاک ۲ - تهیه شده از شرکت سینا ریز جلبک قشم

۳-تهیه شده از شرکت تعاونی چند منظوره نیاک ۴و ۵ و ۶ تهیه شده از کارخانه خوراک دام و آبزیان ساری

۷-هر کیلوگرم مکمل ماده معدنی شامل مواد معدنی کمیابی مانند منگنز ۲۶۰۰ mg/kg، مس ۶۰۰، آهن ۶۰۰، روی ۴۶۰۰، سلنیوم ۵۰، ید ۱۰۰، کبالت ۵۰ و کریر تا ۱ کیلوگرم می باشد.

۸-هر کیلو مکمل ویتامین حاوی ویتامین های A=1200000IU ، D3=400000IU ، E=3000IU ، K3=1200 mg ، C=5400 mg ، H2=200mg، B1=200mg ، B2=3360mg ، B7=7200mg، B5=9000mg ، B6=2400mg ، B9=600mg ، B12=4mgو کریر تا یک کیلوگرم.

۹-تهیه شده از کارخانه خوراک دام و آبزیان ساری و ترکیبات آن شامل BHT، Propylgallate ، Etoxyquin، Synergist

۱۰- تهیه شده از کارخانه ارس بازار و کولین کلراید ۶۰ درصد

۱۱- تهیه شده از کارخانه داروسازی ارس تابان. ۱۳و ۱۴-تهیه شده از کارخانه ارس بازار ۱۵- ویتامین ث آبزیان تولید کارخانه ارس بازار

در پایان دوره به منظور بررسی پارامترهای هماتولوژی از هر تیمار ۱۰ عدد بچه ماهی آزاد را بطور تصادفی برداشته و خونگیری از آنها صورت گرفت. جهت خونگیری ابتدا ماهیان بوسیله عصاره گل میخک

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]

[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

به مقدار ۵۰ میلی گرم در لیتر بیهوش شدند. خونگیری به دلیل کوچک بودن ماهی با قطع ساقه دمی انجام شد. نمونه های جمع آوری شده به دو قسمت تقسیم شدند، یک قسمت به لوله های اپندورف حاوی هپارین (U/L ۵۰۰) برای آزمایشات خونشناسی و قسمت دوم به لوله های اپندورف فاقد هپارین برای سنجش فاکتورهای بیوشیمیایی و ایمنی انتقال داده شد(Andrew *et al.*, 2011). میکروتیوب ها تا زمان استفاده بر روی یخ نگهداری و فورا به آزمایشگاه منتقل گردید. برای شمردن گلبولهای قرمز و سفید از لام هموسیتومتر یا نئوبار بر اساس روش Blaxhall و Daisley (۱۹۷۳) استفاده گردید. برای اندازه گیری مقدار هموگلوبین خون از روش سیان مت هموگلوبین (Cyanmethemoglibin) (Houston,1990) استفاده گردید. از روش میکرو هماتوکریت برای اندازه گیری مقدار هماتوکریت استفاده شد (Subhadra *et al.*, 2006). برای محاسبه اندیس های خونی، میانگین حجم یک گلبول قرمز (MCV)، میانگین هموگلوبین یک گلبول قرمز (MCH)، میانگین درصد غلظت هموگلوبین در یک گلبول قرمز (MCHC) از فرمول های زیر استفاده شد (Lewis and Dacie, 2001).

(تعداد گلبول قرمز بر حسب میلیون در mm^3) / مقدار هماتوکریت= MCV(fl)

(تعداد گلبول قرمز بر حسب میلیون در mm^3) / مقدار هموگلوبین= MCH(pg/cell)

(مقدار هماتوکریت)/ (مقدار هموگلوبین)=MCHC(g/dl)

پروتیین کل (روش Tietz, 1986, Modi-biuret) و آلبومین (روشBromocresol green binding، Doumas *et al.*, 1997) با استفاده از کیت تشخیصی شرکت Zieschem اندازه گیری شد و نهایتاً میزان گلوبولین با استفاده از فرمول آلبومین- پروتیین= (g/dl) گلوبولین محاسبه گردید (Kumar *et al.*, 2005). برای اندازه گیری مقدار کلسترول کل، تری گلیسیرید و گلوکز از کیت های تجاری پارس آزمون و بوسیله دستگاه اتوآنالایزر در طول موج ۵۴۶ نانومتر استفاده شد. میزان لیزوزیم سرم توسط روش کدورت سنجی (Turbidometric) بررسی شد (Ellis,1990). برای اندازه گیری کمپلمانهای C_3 و C_4 در سرم خون از روشImmuno turbidometric استفاده شد (Tang *et al.*, 2008). کیت های تجاری پارس آزمون برای این سنجش مورد استفاده قرار گرفت. برای اندازه گیری فعالیت سیستم کمپلمان از روش الیزا غیر مستقیم (Indirect Elisa) استفاده گردیداز کیت تجاری Wielsa comple300 total complement) functional screen kit, Sweden) برای اندازه گیری فعالیت همولایتیک سرم (ACH50) استفاده شد. برای اندازه گیری غلظت ایمنوگلوبولین کل سرمی از روش Immuno turbidometric استفاده شد (Tang *et al.*, 2008). اساس این روش بر تعیین غلظت IgM از طریق اندازه گیری فتومتریک واکنش بین آنتی بادی های حساس شده بر علیه IgM موجود در کیت و آنتی ژن IgM موجود در سرم می باشد. روش های متفاوتی برای اندازه گیری رادیکالهای آزاد اکسیژن وجود دارد که در این مطالعه از روش Agarwal (Chemiluminescence assay) استفاده گردید.

طرح کلی این تحقیق در قالب طرح کاملاً تصادفی Completely Randomized Design برنامه ریزی و اجرا شد. تجزیه و تحلیل آماری داده ها با استفاده از نرم افزار SPSS ویرایش ۱۹ استفاده گردید. ابتدا شرط نرمال بودن داده ها با Kolmogorov-Smironov و

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]

[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

همگنی واریانس ها بوسیله آزمون Leven آزمایش گردید. سپس با آزمون آنالیز واریانس One Way Anowa وجود تفاوت معنی دار در داده های بدست آمده در سطح احتمال ۵ درصد بررسی گردید. برای مقایسه میانگین ها در صورت همگنی واریانس ها از آزمون چند دامنه ای دانکن (Dunkan Multiple Range Tests) استفاده گردید.

نتایج

شاخص های هماتولوژی

بر اساس نتایج ارائه شده در جدول ۲، میزان اسپیرولینای جیره بر پارامترهای هماتولوژی بچه ماهیان آزاد دریای خزر از جمله تعداد گلبولهای قرمز، تعداد گلبولهای سفید، درصد هماتوکریت، میزان هموگلوبین، لنفوسیت، نوتروفیل و اندیس های خونی تاثیر معنی دار داشته است. تعداد گلبولهای سفید، درصد هماتوکریت ، میزان هموگلوبین خون، درصد افتراقی گلبولهای سفید ، تعداد لنفوسیتها و نوتروفیل ها بچه ماهیان آزاد دریای خزر هم با افزایش سطح اسپیرولینا روند افزایشی نشان دادند بطوریکه کمترین عدد مربوط به تیمار شاهد و بیشترین عدد مربوط به تیمار ۸ درصد بود.

جدول۲: نتایج پارامترهای هماتولوژی بچه ماهیان آزاد دریای خزر تغذیه شده با سطوح مختلف اسپیرولینا

پارامترهای هماتولوژی	شاهد	۲درصد	۴درصد	۶درصد	۸درصد
RBC(×۱۰^{۶})	۰/۷۷±۰/۱۷ a*	۱/۲۲±۰/۰۵۵ c	۱/۲۵±۰/۱۶ cd	۱/۲۷±۰/۰۸۸ d	۱/۱۲±۰/۱۵ b
WBC (cell/ml)	۹۳۱۶±۳۵۲۱/۶ a	۱۰۱۰۰±۱۶۴۹/۲۴ b	۱۱۸۰۰±۲۴۱۵/۷۸ c	۱۳۵۰۰±۲۴۵۸/۴۵ d	۱۵۴۰۰±۲۲۵۶/۵۴ e
Hct(٪)	۲۴/۶۶±۱/۹۸ a	۳۵/۸۳±۱/۹۴ b	۳۷/۱۷±۱/۸۳ c	۳۷/۶۶±۰/۸۱ c	۳۷/۸۳±۵/۲۶ c
Hb (g/dl)	۴/۳۲±۰/۶۱ a	۷/۹۵±۰/۳۶ bc	۷/۵۹±۰/۷۵ b	۸/۱۶±۰/۳۱ c	۸/۹±۰/۵۱ d
LYM (% of WBC)	۸۵/۵±۳/۳۹ a	۸۹/۵±۱/۷۶ b	۹۲/۶۶±۷/۲۸ c	۹۸/۱۶±۱/۱۶ d	۹۸/۶۶±۰/۸۱ d
Neut (% of WBC)	۱/۱۶±۰/۷۵ a	۱/۱۶±۰/۷۳ a	۱/۳۳±۰/۸۱ a	۱/۶۷±۰/۸۱ c	۱/۵±۰/۸۳ b
MCV (fl)	۲۸۰/۸۱±۶/۹۶ a	۲۹۸/۷۶±۲۵/۰۳ ab	۳۰۰/۹۸±۲۶/۴۵ b	۳۳۲/۱۵±۱۷/۸ c	۳۳۷/۲۱±۱۲/۲ c
MCH (pg)	۵۲/۳۷±۱/۳ a	۵۶/۱±۱/۷۲ a	۶۱/۲۳±۴/۱۸ a	۶۴/۵۷±۲/۳ ab	۸۰/۱۳±۶/۷ b
MCHC (٪)	۱۷/۶۳±۱/۷۷ a	۱۹/۹۸±۰/۷۱ b	۲۰/۴±۱/۱۸ b	۲۱/۶۸±۱/۰۴ b	۲۳/۷۸±۲/۱۳ c

*حروف متفاوت بیانگر اختلاف معنی دار در سطح پنج درصد می باشد.

پروتیین های سرم و سایر شاخص‌های بیوشیمیایی

بر اساس نتایج ارائه شده در جدول ۳، سطوح اسپیرولینای جیره بر فاکتورهای بیوشیمیایی خون بچه ماهیان آزاد دریای خزر بجز میزان آلبومین اثر معنی دار داشته است($P<۰/۰۵$). میزان پروتیین کل و گلوبولین با افزایش سطح اسپیرولینا در جیره تا ۶ درصد کاهش و سپس در تیمار ۸ درصد افزایش یافت. میزان آلبومین خون نیز با افزایش سطح اسپیرولینا در جیره روند کاهش داشته ولی بین تیمارها اختلاف معنی دار نبوده است. از نظر سایر فاکتور های بیوشیمیایی خون، گلوکز، کلسترول و تری گلیسرید نیز بین تیمارها اختلاف معنی دار بوده است($P<۰/۰۵$).میزان تری گلیسرید، کلسترول و گلوکز خون با افزایش سطح اسپیرولینا بطور معنی داری کاهش نشان داد.

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]

[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

جدول ۳: نتایج سنجش پروتیینها و سایر شاخص‌های بیوشیمیایی سرم بچه ماهیان آزاد دریای خزر را نسبت به سطوح مختلف اسپیرولینا

شاخص‌های بیوشیمیایی	شاهد	۲درصد	۴درصد	۶درصد	۸درصد
پروتیین کل(g/dl)	۲/۶±۰/۴ a*	۲/۶±۰/۴ a	۲/۸±۰/۷ b	۳/۱±۰/۳ c	۴/۳±۰/۵ d
آلبومین(g/dl)	۱/۸±۰/۳a	۱/۸±۰/۳ a	۱/۷±۰/۱ a	۲±۰/۳ a	۲±۰/۲ a
گلوبولین(g/dl)	۰/۸±۰/۱ a	۰/۸±۰/۱ a	۱/۱±۰/۲ b	۱/۱±۰/۳ b	۲/۳±۰/۳ c
گلوکز(mg/dl)	۱۷۲/۵±۱۶/۳ e	۱۷۶±۷/۸d	۱۲۱/۵±۱۲/۳ b	۱۳۳/۱±۱۵/۹ c	۹۴/۵±۸/۲a
کلسترول(mg/dl)	۴۳۸/۶±۴۵/۱ d	۴۱۲/۵±۴۷/۳ c	۴۰۱/۴±۲۶/۲ b	۳۴۶/۸±۴۲/۲ a	۳۹۴/۸±۲۱/۶ b
تری گلیسرید (mg/dl)	۳۶۹/۹±۵/۳e	۳۵۶/۴±۴۰/۵ d	۳۲۶/۹±۴۵/۸ c	۳۲۲/۷±۵۸/۹ b	۲۵۳/۸±۶۱/۴ a

*حروف متفاوت بیانگر اختلاف معنی دار در سطح پنج درصد می باشد.

شاخص‌های ایمنی

پارامترهای ایمنی ارزیابی شده در این تحقیق شامل Igm, C_3, C_4، رادیکال آزاد اکسیژن،فعالیت همولیتیک کمپلمان و آنزیم لیزوزیم بود که بر اساس نتایج جداول ۴ و ۵، فعالیت آنزیم لیزوزیم، کمپلمان های C_3،C_4، ACH50، رادیکال آزاد اکسیژن و ایمونو گلوبولین بطور معنی داری تحت تاثیر سطوح اسپیرولینای جیره قرار گرفتند($P<۰/۰۵$). بطوریکه بیشترین میزان این پارامترها در تیمار ۸ درصد و کمترین میزان در تیمار شاهد مشاهده شده است.

جدول۴: نتایج سنجش آنزیم لیزوزیم در بچه ماهیان آزاد دریای خزر تغذیه شده با سطوح مختلف اسپیرولینا

آنزیم لیزوزیم	شاهد	۲درصد	۴درصد	۶درصد	۸درصد
بعد از ۱۵ثانیه(µg/ml)	۱/۴۴±۰/۸۲ a	۴/۳±۰/۷۵ b	۴/۹۵±۰/۳۲ c	۷/۳۳±۰/۲۲d	۵/۸۷±۰/۹۳ e
بعد از ۱۸۰ثانیه(µg/ml)	۶/۲۲±۰/۳۵ a	۶/۳۲±۰/۳۸ a	۶/۷۱±۰/۲۸ b	۸/۵۹±۱/۰۶ c	۷/۹۵±۰/۴۴d

*حروف متفاوت بیانگر اختلاف معنی دار در سطح پنج درصد می باشد.

جدول ۵: نتایج سنجش فاکتورهای ایمنی در بچه ماهیان آزاد دریای خزر تغذیه شده با سطوح مختلف اسپیرولینا

شاخص‌های ایمنی	شاهد	۲درصد	۴درصد	۶درصد	۸درصد
C_3 (µg/ml)	۲۱/۱±۳/۳a	۲۲/۳±۴/۰ab	۲۳/۴±۲/۵b	۲۵/۷±۳/۲ c	۳۵/۷±۶/۹ d
C_4 (µg/ml)	۱۳/۹±۳/۶ a	۱۴/۷±۲/۷ a	۱۵/۰۰±۲/۴ a	۱۹/۲±۱/۸ b	۲۰/۸±۱/۵ b
ACH50(unit/ml)	۲۲۰/۱±۳/۸۷ a	۲۲۵/۱۶±۴/۹۵ b	۲۲۸/۲۳±۷/۱۴c	۲۳۴/۳۳±۸/۷۳ d	۲۴۷±۴/۷۷ e
Igm (ng/ml)	۱۸۳/۴±۲۵/۴ a	۱۸۳/۷±۲۱/۷ a	۱۹۴/۶±۱۹/۲ b	۳۲۱/۵±۱۳/۶ c	۳۳۴/۵±۲۵/۸ d
O^-(RLU/s)	۳۸۴/۹۶±۲۱/۰۵ a	۴۰۱/۵±۱۹/۳۸ b	۴۱۵/۵۱±۲۹/۷۳c	۴۲۹/۲۸±۲۳/۳۱ d	۴۷۱/۰۳±۲۳/۷۷ e

*حروف متفاوت بیانگر اختلاف معنی دار در سطح پنج درصد می باشد.

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]

[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

بحث

بررسی های هماتولوژی یا خون شناسی می تواند اطلاعات ارزشمندی را جهت نظارت، کنترل و پایش وضعیت سلامت و شرایط فیزیولوژیک آبزیان پرورشی فراهم سازد. بر اساس نتایج مطالعه حاضر بین همه تیمارهای آزمایشی از نظر تعداد گلبولهای قرمز، گلبولهای سفید، هماتوکریت، هموگلوبین، لنفوسیت ها ، نوتروفیل ها و اندیس های گلبول قرمز تفاوت معنی دار وجود داشت. بیشترین تعداد گلبولهای قرمز و سفید و همچنین درصد افتراقی گلبولهای سفید به جز نوتروفیل در تیمار دارای ۸ درصد اسپیرولینا مشاهده گردید و از نظر اندیسهای گلبول قرمز با افزایش سطح اسپیرولینا در جیره میزان این اندیسها بصورت معنی داری افزایش یافت. نتایج بدست آمده در این تحقیق به وضوح تاثیر مثبت اسپیرولینا را بر وضعیت سلامت بچه ماهیان دریای خزر مورد آزمایش نشان می دهد. محققان مختلفی چونAbdel Tawwab روی ماهی تیلاپیا و در سال ۲۰۰۹، ،Krishnaveni در ماهی کاتلا در سال ۲۰۱۳،Salehi Farsani روی ماهی اوزون برون در سال ۲۰۱۶، Andrews و همکاران در سال ۲۰۱۱، Terry در سال ۲۰۰۰ روی تیلاپیا ،Promya and Chitmanat, در سال ۲۰۱۱ در گربه ماهی آفریقایی، Yong-Chinدر سال ۲۰۱۰ در میگوی وانامی، Ibrahem در سال ۲۰۱۳ در تیلاپیای نیل، Ragap در سال ۲۰۱۲ و در ماهی تیلاپیای نیل و بسیاری دیگر از محققان تاثیر مثبت اسپیرولینا را بر پارامترهای هماتولوژی انواع گونه های آبزیان تایید نمودند. از آنجایی که گلبول قرمز آزاد ماهیان حاوی مقادیر بالایی از اسیدهای چرب بلند زنجیره غیر اشباع و مقدار اندکی آلفا توکوفرول (ویتامین E) هستند، یکی از محل های اصلی تولیدی رادیکالهای آزاد می باشند که برخی از این اکسیدان ها می تواند اکسیداسیون اسیدهای چرب غیر اشباع را در فسفولیپیدهای غشای گلبول قرمز آغاز کنند. در نتیجه تغییر کیفیت (یکپارچگی و اندازه) و کمیت (تعداد) آنها می تواند به عنوان شاخصی برای استرس اکسیداتیو باشد(Hamre *et al.*, 1997). افزایش تعداد گلبولهای قرمز، هموگلوبین و هماتوکریت در خون بچه ماهیان آزاد دریای خزر با افزایش سطح اسپیرولینا می تواند به دلایل مختلفی از جمله ترکیبات آهن ، ویتامین گروهB بویژه B_{12} ، ویتامین A و E بالای موجود در اسپیرولینا باشد. آهن موجود در این ریز جلبک به راحتی قابل هضم و جذب است و از فاکتورهای اساسی جهت ساخت هموگلوبین و گلبول قرمز می باشد. علت دیگر افزایش پارامترهای خونشناسی مربوط به گلبول قرمز می تواند ظرفیت آنتی اکسیدانی قابل توجه اسپیرولینا باشد. ظرفیت آنتی اکسیدانی بالای اسپیرولینا به علت میزان قابل توجه رنگدانه ها بویژهPhycocyanobilin ها از جمله Phycocyanin، Allophycocyanin و Phycoerythrin در آن می باشد که اساساً مسئول فعالیتهای آنتی اکسیدانی در بدن هستند. این رنگدانه ها مسئول حذف رادیکال های پراکساید در بدن می باشندو از سرعت همولیز شدن گلبولهای قرمز بوسیله اکسیدانها می کاهند و همچنین قابلیت جذب آهن را بطور معنی داری افزایش می دهند.این تئوری تایید شده که رنگدانه آبی یا فیکوسیانین کمپلکس های محلولی با آهن تشکیل می دهند و قابلیت جذب زیستی آنرا افزایش می دهد. قابلیت جذب آهن موجود در اسپیرولینا دو برابر آهن منابع گیاهی و حیوانی است. علاوه بر این اسپیرولینا حاوی ۱/۱ درصد کلروفیل است که با این میزان یکی از غنی ترین منابع کلروفیل در طبیعت است.

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]

[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

در بسیاری از موارد از کلروفیل به عنوان خون سبز یاد می کنند زیرا شباهت بسیار زیادی به هموگلوبین خون انسان دارد. تاثیر اسپیرولینا در افزایش مقدار هموگلوبین به دلیل تبدیل کلروفیل به هموگلوبین است که دستیابی زیستی آن بسیار از آهن بالاتر و موثر تر است(Oliva-Teles *et al.*, 2001). افزایش تعداد کل گلبولهای سفید و درصد افتراقی آنها با افزایش سطح اسپیرولینا در جیره نیز ناشی از تحریک سیستم ایمنی ماهی به علت مواد فعال زیستی موجود در این ریزجلبک است. اسپیرولینا یک ماده مقوی و قدرتمند برای سیستم ایمنی محسوب می گردد. دانشمندان علم داروشناسی تایید نمودند که اسپیرولینا نه تنها می تواند باعث تحریک سیستم ایمنی گردد، شدیدا باعث تقویت توان تولید سلول های خونی جدید نیز می گردد (Henrikson, 1998; Watanuki *et al.*, 2006; Yong-Chin *et al.*, 2010; Tongsiri *et al.*, 2010; Shahbazi and Bolhassani, 2016). بر اساس نتایج این تحقیق میزان کل پروتیین های سرم ، آلبومین ها و گلوبولین ها با افزایش سطح اسپیرولینا افزایش یافت بطوریکه بیشترین میزان در تیمار ۸ درصد و کمترین در تیمار شاهد بوده است. در میزان آلبومین علی رغم روند افزایشی بین تیمارها تفاوت معنی دار نبوده ولی از نظر گلوبولین ها بین تیمارها تفاوت معنی دار وجود داشته است. محققان متعددی که در زمینه تاثیر اسپیرولینا بر پارامترهای خون شناسی مطالعاتی انجام داده اند افزایش میزان پروتیین کل سرم ، آلبومین و گلوبولین را در سطوح بالاتر اسپیرولینا تایید می نمایند (Andrews *et al.*, 2011; Abdel-Tawwab and Ahmad, 2009; Hernandez, 2012; Schaperclaus *et al.*, 1992; Duncan *et al.*, 1996; Zeinab A.K, 2015). پروتیین های سرم خون یکی از مهمترین ترکیبات پلاسما و یک سیستم نسبتاً مطمئن بوده که شرایط موجود زنده و تغییرات شرایط سلامت تحت تاثیر عوامل داخلی و خارجی را منعکس می کند. ازپروتیین های سرم خون برای ارزیابی وضعیت تغذیه، عملکرد کبد و سلامتی استفاده می شود. پروتیین های سرم خون یکی از مهمترین ترکیبات پلاسما و یک سیستم نسبتاً مطمئن بوده که شرایط موجود زنده و تغییرات شرایط سلامت تحت تاثیر عوامل داخلی و خارجی را منعکس می کند. آلبومین ها فراوانترین پروتیین موجود در سرم هستند و وظیفه آن ها حفظ فشار اسمزی در آبزیان ، حمل هورمونهای تیرویید، اسیدهای چرب آزاد ، بیلی روبین های غیر متصل و داروها می باشد. همچنین به عنوان یک مخزن متحرک اسیدهای آمینه برای سنتز پروتیین ها عمل می کنند.در هنگام بیماری، سوء تغذیه ، استرس و ... میزان آلبومین خون کاهش می یابد. از آلبومین برای ارزیابی وضعیت تغذیه، عملکرد کبد و سلامتی استفاده می شود. کاهش سطح آلبومین در خون ممکن است نشان دهنده ذخیره ناکافی پروتیین بدن باشد. میزان گلوکز، کلسترول و تری گلیسرید پلاسما متناسب با میزان کاتابولیسم پروتیین و گلایکوژنولایزیز نوسان دارد (Andersen *et al.*,1994). مقادیر گلوکز سرم اغلب به عنوان یک نشانگر غیر اختصاصی از استرس بکار می رود. در مطالعه حاضر با افزایش سطح اسپیرولینا در جیره، سطوح گلوکز، تری گلیسرید و کلسترول خون بصورت معنی داری کاهش می یابد. نتایج تحقیق محققان مختلفی در زمینه تاثیر اسپیرولینا بر میزان گلوکز ، تری گلیسرید و کلسترول خون با نتیجه این تحقیق مطابقت دارد (Andrews *et al.*, 2011; Salehi farsani, *et al.*, 2016., Abdel-Tawwab and Ahmad, 2009; Hernandez, 2012). نوع اسیدهای چرب مصرفی بر

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]

[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

میزان تری گلیسرید و کلسترول خون اثر معنی دار دارد. اساسی ترین اسید چرب اسپیرولینا که در بقیه منابع غذایی کمیاب است، گاما لینولنیک است. گاما لینولنیک اسید پیش ساز پروستاگلاندین ها است و اثر ویژه ای بر کنترل میزان کلسترول خون دارد و به عنوان یک عنصر ساختاری باعث رشد سلولی سریع می گردد.

در این مطالعه جهت سنجش وضعیت ایمنی بچه ماهیان آزاد دریای خزر تغذیه شده با سطوح مختلف ریز جلبک اسپیرولینا از فاکتورهای لیزوزیم، کمپلمان C3 و C4 ، ایمنوگلوبولین، رادیکال آزاد اکسیژن و فعالیت همولایتیک عامل کمپلمان استفاده گردید. سطوح بالای این پارامترها فاکتوری مطلوب در پرورش ماهی به حساب می آید زیرا باعث افزایش توان مقابله ماهی با عوامل پاتوژن در شرایط متراکم پرورش که بصورت مداوم در معرض حجم بالایی از عوامل بیماریزا بویژه باکتریها هستند، می باشد. نتایج تحقیق حاضر نیز در مورد تاثیر اسپیرولینا بر فعالیت لیزوزیم و سیستم عامل مکمل یا کمپلمان ، و فعالیت همولیتیک عامل مکمل (ACH50) توسط محققان مختلفی چون Ragap در سال ۲۰۱۲ در تیلاپیای نیل، Watanuki در سال ۲۰۰۶ در ماهی کپور معمولی، سلیقه زاده و همکاران در سال ۱۳۹۴ در ماهی بنی، Andrews در سال ۲۰۱۱ در کپور روهو، Ibrahem در سال ۲۰۱۳ در تیلاپیای نیل، Promya and Chitmanat, در سال ۲۰۱۱ در گربه ماهی، Abdel Tawwab در سال ۲۰۰۹ در تیلاپیای نیل، Shimaa در سال ۲۰۱۶ در تیلاپیای نیل، Kim در سال ۲۰۱۳ در کفشک ماهی، Krishnaveni در سال ۲۰۱۳ در کاتلا، Salehi Farsani در سال۲۰۱۶ در ماهی اوزون برون تایید گردید. در همه این مطالعات با افزایش سطح اسپیرولینا میزان این شاخص ها بطور معنی داری افزایش یافت. ایمونوگلوبولین ها نیز یکی دیگر از ارکان ایمنی اختصاصی در ماهیان به شمار می آیند. افزایش فعالیت سیستم کمپلمان و ایمونوگلوبولین ها تحت تاثیر ریزجلبک ها توسط محققان مختلفی مانند Shimaa در سال ۲۰۱۶ روی تیلاپیای نیل، Krishnaveni در سال۲۰۱۳ روی ماهی کپور کاتلا ، Ragap در سال ۲۰۱۲ روی ماهی تیلاپیای نیل تایید شده است. بالا بودن سطوح C3 و C4 بیانگر سلامتی ماهی است. زیاد بودن فعالیت کمپلمان سرم در ماهیهای تغذیه شده با جلبک اسپیرولینا میتواند به علت وجود رنگدانه های کاروتنوئیدی موجود در جلبک اسپیرولینا خصوصاً بتاکاروتن باشد که منجر به افزایش فعالیت کمپلمانهای C3و C4 گردید. در مجموع می توان گفت لیزوزیم، آنتی بادی ها و عامل کمپلمان مانع چسبیدن و تشکیل کلنی میکروارگانیسم های بیماریزا و ممانعت از عفونت و بیماریزایی می شود. رادیکالهای آزاد اکسیژن (O_2 ، H_2O، O) ازجمله موادی هستند که با فعالسازی ماکروفاژها تولید آنها افزایش یافته و توان فاگوسیتی و پینوسیتی آنها را افزایش می دهد. امروزه می توان با اندازه گیری هر کدام از این فاکتورها میزان فعالسازی ماکروفاژها را تعیین کرد. در این تحقیق نیز با افزایش سطح اسپیرولینای جیره میزان رادیکال آزاد اکسیژن در خون بچه ماهیان آزاد دریای خزر بطور معنی داری افزایش می یابد. مطالعات مختلفی در مورد تاثیر مثبت محرکهای ایمنی اعم از پروبیوتیک ها و ریز جلبکها و ... بر میزان رادیکالهای آزاد اکسیژن که نشان دهنده افزایش تحریک فعالسازی سلولهای ماکروفاژی و نتیجتاً افزایش فعالیت سیستم اکسیداز و تولید محصولات پراکسیدی است، صورت گرفته‌است. تاثیر اسپیرولینا بر

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]

[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

فعالیت فاگوسیتوزی موجودات زنده نیز توسط محققان مختلفی مانندAbdel-Tawwab و Ahmad در سال ۲۰۰۹ در تیلاپیای نیل، Dunkan و همکاران در سال ۱۹۹۶ در گربه ماهی آفریقایی، Qureshi و همکاران در سال ۱۹۹۶ روی گربه ماهی، Watanuki و همکاران در سال ۲۰۰۶روی ماهی کپور معمولی، Kim و همکاران در سال ۲۰۱۳ در ماهی کفشک، Andrews و همکاران در سال ۲۰۱۱ روی کپور روهو، Ibrahem در سال ۲۰۱۳ در تیلاپیای نیل، Ragap در سال۲۰۱۲ روی تیلاپیای نیل تایید شده است. اسپیرولینا علاوه بر کاروتنوییدها دارای رنگدانه های دیگری به نام Phycocyanobilin ها از جمله Phycocyanin، Allophycocyanin و Phycoerythrin نیز می باشد که اساساً مسئول فعالیتهای آنتی اکسیدانی در بدن می باشند. این رنگدانه ها مسئول حذف رادیکال های پراکساید در بدن می باشند و به همراهپلی ساکاریدهای سولفاته و پپتیدو گلیکانهای موجود در ساختار اسپیرولینا مسئولیت تحریک و افزایش سطح ایمنی ماهی را از روش های مختلف ایمنی غیر اختصاصی (سلولی و هومورال) از جمله تحریک مراکز ساخت گلبولهای سفید (گرانولوسیت ها، منوسیت ها، ماکروفاژها) و افزایش تعداد آنها در خون و فعالسازی آنها، افزایش ترشح و سطح فعالیت لیزوزیم ، تقویت سیستم عامل مکمل یا کمپلمان ، افزایش ترشح و تولید سیتوکین ها، اینترفرون ها، ایکوزانوییدها (ترومبوکسان ها، پروستاگلاندین ها، لکوترین ها)، پروتیین فاز حاد و ... و ایمنی اختصاصی هومورال (تولید آنتی بادی) شامل ایمونوگلوبولین ها و سلولی (لنفوسیت های B و T) و همچنین باعث بیان ژن های ترشح سیتوکین (عامل کنترل عمل ماکروفاژها و منوسیت ها) می شوند.

نتایج بررسی سطوح مختلف اسپیرولینا بر فاکتورهای خونشناسی و ایمنی بچه ماهی آزاد دریای خزر نشان داد که ریزجلبک اسپیرولینا در بهبود فاکتورهای ایمنی و خونشناسی این گونه ارزشمند موثر است. جایگزین نمودن ۸-۶ درصد از پودر ماهی جیره با ریز جلبک اسپیرولینا بدون هیچگونه اثر جانبی بر ماهیان مورد آزمایش ، بهترین عملکرد فاکتورهای ایمنی و خونشناسی را در بچه ماهیان آزاد دریای خزر ایجاد نمود.

سپاسگزاری

نویسندگان این مقاله مراتب تشکر و سپاس خود را از شرکتهای داروسازی دام و طیور ارس تابان و وارس بازار جهت تامین مواد اولیه مورد نیاز برای جیره سازی و همچنین شرکت تعاونی چندمنظوره نیاک جهت تامین مکان مورد نیاز انجام پروژه اعلام می دارد.

منابع

1. Abdel-Tawwab, M., Ahmad, M.H., 2009. Live spirulina (*Arthrospira platensis*) as a growth and immunity promoter for Nile tilapia, *Oreochromis niloticus* (L.), challenged with pathogenic *Aeromonas hydrophila*. Aquaculture Research, 40:1037-1046.
2. Andrews, S.R., Sahu, N., Pal, A., Mukherjee, S., Kumar, S., 2011. Yeast extract, brewer's yeast and spirulina in diets for *Labeo rohita* fingerlings affect haemato-immunological responses and survival following *Aeromonas hydrophila* challenge. Research in veterinary science, 91:103-109.
3. Andersen, H.J., Pellet, L., Tappel, A., 1994. Hemichrome formation, lipid proxidation, enzyme inactivation and protein degradation as indexes of oxidative damage in homogenate of chicken kidney and liver. Chem. Biol. Interact, 93:155-169

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]
[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

4. Becker, E., 2007. Micro-algae as a source of protein. Biotechnology advances, 25:207-210.
5. Belay, A., Kato, T., Ota, Y., 1996.Spirulina (*Arthrospira*): potential application as an animal feed supplement. Journal of Applied Phycology, 8: 303-311.
6. Blaxhall, P.C., Daisley, K.W., 1973. Routine haematological methods for use with fish blood. Journal of fish biology, 5: 6,771–781.
7. Cao, S.P., Zou, T., Zhang, P.Y., Han, D., Jin, J.Y., Liu, H.K., Yang, Y.X., Zhu, X.M., Xie, S.Q., 2018. Effects of dietary fishmeal replacement with *Spirulina platensis* on the growth, feed utilization, digestion and physiological parameters in juvenile gibel carp (*Carassis auratus gibelio* var. CAS III). Aquaculture Research, 49: 1320-1328.
8. Doumas, B.T., Peters, Jr. T.,1997. Serum and urine albumin: a progress report on their measurement and clinical significance. Clinica Chimica Acta,258:1:3-20.
9. Duncan, P.L., Klesius, P.H.,1996. Effects of feeding Spirulina on specific and non-specific immune responses of channel catfish. Journal of Aquaculture Animal Health, 8:308-313.
10. Ellis, A.E.,1999. Lysozyme Assays. Techniques in Fish Immunology, 101-103.
11. Gogoi, S., Mandal, S., Patel, A., 2018. Effect of dietary *Wolffia arrhiza* and *Spirulina platensis* on growth performance and pigmentation of Queen loach *Botia dario* (Hamilton, 1822). Aquaculture Nutrition, 24, 285-291.
12. Hernandez, S.P., 2005. Responsible use of antibiotics in aquaculture. Food and agriculture organization of the United Nations, FAO fisheries technical, paper469.
13. Henrikson, R., 1998. Earth food Spirulina. California/USA. Ronore Enterprises,180 p
14. Houston, A.H.,1980.Components of the haemotological response of fishes to environmental temperature change: A review. In "Environmental Physiology of Fishes" (Ali, M. A., ed.) pp. 241-298. Plenum, New York.
15. Ibrahem, M.D., Mohamed, F.M., Marwa, A.I., 2012.The role of *Spirulina platensis* (*Arthrospira platensis*) in Growth, Immunity of Nile tilapia(*Oreochromis niloticus*) and its resistance to infection. Journal of Agricultural Science, 5: 6.
16. Jafari, S.M.A., Rabbani, M., Emtyazjoo, M., Piryaei, F., 2014. Effect of dietary *Spirulina platensis* on fatty acid composition of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) fillet. Aquaculture international, 22:1307-1315.
17. Kalbassi, M.R., Dorafshan, S., Tavakolian, T., Khazab, M., Abdolhay, H., 2006. Karyological analysis of endangered Caspian salmon, *Salmo trutta caspius* (Kessler, 1877). Aquaculture Research, 37: 1341-1347.
18. Khanzadeh, M., Fereidouni, A.E., Berenjestanaki, S.S.,2016. Effects of partial replacement of fish meal with *Spirulina platensis* meal in practical diets on growth, survival, body composition, and reproductive performance of three-spot gourami (*Trichopodus trichopterus*). Aquaculture international, 24:69-84.
19. Kim, S.S., Rahimnejad, S., Kim, K. W., Lee, K. J., 2013. Partial replacement of fish meal with Spirulina pacifica in diets for parrot fish (*Oplegnathus fasciatus*). Turkish Journal of Fisheries and Aquatic Sciences, 13: 197-204.
20. Krishnaveni, R., Palanivelu, K., Velavan, S., 2013.Effects of probiotics and Spirulina supplementation on haemato-Immunological function of *Catla catla.* International Journal of Research in Fisheries and Aquaculture, 3:4:176-181.
21. Kumar, S., Sahu, N.P., Pal, A.K., Dharitri, C., Sona,Y., Mukherjee,S.C., 2005. Effect of dietary carbohydrate on haematology, respiratory burst activity and histological changes in *L. rohita* juveniles. Fish & Shellfish Immunology, 19:331-344.
22. Lewis, S.M., Dacie, J.P., 1967.The aplastic anaemia-paroxysmal nocturnal haemoglobinuria syndrome. Br J Haematol, 13: 236–251
23. Lin, H., Chen, X., Yang, Y., Wang, J., Huang, X., Huang, Z., Zhou, C., Wang, Y., Yu, W.,Qi, C., 2016. Effect of different levels of *Spirulina platensis* dietary supplementation on the growth, body color,

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]
[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

31. Ravi, M., Sai Lata, D., Syed A, Solomon F D P., 2010. The beneficial effects of spirulina focusing on its immunomodulatory and antioxidant properties. Nutrition and Dietary Supplements
32. Qureshi, M. A., Ali, R. A.,1996. *Spirulina platensis* exposure enhances macrophage phagocytic function in cats. Immunopharm. Immunotoxicol,18(3): 457–463.
33. Salehi-Farsani, A., Soltani, M., Kamali, A.,Shamsaie, M., 2014.Effect of immune motivator Macrogard and *Spirulina platensis* on some growth, carcass and biochemical indices of stellate sturgeon *Acipenser stellatus*. Aquaculture, Aquarium, Conservation & Legislation International Journal of the Bioflux Society7:3.
34. Sarker, P., Gamble, M., Kelson, S., Kapuscinski, A., 2016. Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) show high digestibility of lipid and fatty acids from marine *Schizochytrium* sp. and of protein and essential amino acids from freshwater Spirulina sp. feed ingredients. Aquaculture nutrition, 22, 109-119.
35. Sedgwick, S.D.,1995. Trout farming handbook, 5th edn. FishingNews Books, Alden Press, Oxford
36. Shahbazi, S ., Bolhassani, A., 2016. Immunostimulants: Types and Functions. J Med MicrobiolInfec Dis, 4(3-4) :45-51.
37. Shimaa, A. Amer.,2016. Effect of *Spirulina platensis* as feed supplement on growth performance, immune response and antioxidant status of mono-sex Nile Tilapia *(Oreochromis niloticus)*.Benha Veterinarymedical journal, 30: 1:1- 10.
38. Schaperclaus, W., Kulow, H., Schreckenbach,K., 1992. Fish Disease. A.A. Balkema , Rotterdam, the Netherlands.
39. Subhadra, B., Lochmann, R., Rawles, S., Chen, R., 2006. Effect of dietary lipid source on the growth, tissue composition and hematological parameters of largemouth bass (*Micropterus salmoides*). Aquaculture, 255(1): 210-22.
40. Tan, C.Y., Galaz, G.B., Shapawi, R., 2017. Effects of dietary inclusion of Spirulina digestion, and immunity of *Trachinotus ovatus*. Israeli Journal of Aquaculture, 68:1285-1294.
24. Li, P., Gatlin, D.M., 2004. Dietary brewer yeast and prebiotic Grobiotic-A influence growth performance, immune responces and resistances of hybrid striped bass to *Streotococcus iniae* infection. Aquaculture, 231:445-456
25. Mustafa, M.G and Nakagawa, H., 1995**.** A review: dietary benefits of algae as an additive in fish feed. The Israeli journal of aquaculture, Bamidgeh, 47:155-162.
26. Mustafa, M.G., Takeda, T., Umino, T., Wakamatsu, S and Nakagawa, H., 1994. Effects of Ascophyllum and Spirulina meal as feed additives on growth performance and feed utilization of red sea bream, *Pagrus major*. J. Fac. Appl. Biol. Sci., Hiroshima Univ, 33:125-132.Oliva-Teles, A., and Gonçalves, P. 2001. Partial replacement of fishmeal bybrewer's yeast. *Saccaromyces cerevisae*in diets for sea bass *Dicentrarchuslabrax* juveniles Aquaculture. 202: 269-278.
27. Palmegiano, G.B., Gai, F., Daprà, F., Gasco, L., Pazzaglia, M., Peiretti, P.G., 2008. Effects of Spirulina and plant oil on the growth and lipid traits of white sturgeon (*Acipenser transmontanus*) fingerlings. Aquaculture research, 39: 587-595.
28. Promya, J., Chitmanat, C.,2011. The effects of *Spirulina platensis* and Cladophora algae on the growth performance, meat quality and immunity stimulating capacity of the African sharptooth catfish (*Clarias gariepinus*). International Journal of Agriculture and Biology, 13: 77-82.
29. Rajabi Islami, H., Arab, N., Assare, R.,Rastravan, M.I., Ebtekari, R., 2016. Blood parameters of Caspian brown trout (*Salmo trutta caspious*) fingerlings affected by dietary L-ascorbyl-2-polyphosphate. Iranian Journal of Fisheries Sciences,15(3):1167-1186.
30. Ragap, H.M., Khalil, R.H., Mutawie, H.H., 2012.Immunostimulant effects of dietary *Spirulina platensis* on tilapia *Oreochromis niloticus.* Journal of Applied Pharmaceutical Science, 2 (2): pp. 26-31.

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]
[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]

meal on growth and hematological parameters of cultured Asian sea bass, *Lates calcarifer*. Borneo Journal of Marine Science and Aquaculture, 1: 1-6.

41. Tang, H.G., Wu, T.X., Zhao, Z.Y., Pan, X.D ., 2008. Effects of fish protein hydrolysate on growth performance and humoral immune response in large yellow croaker (*Pseudosciaena crocea* R.). Journal of Zhejiang University Science, 9:684-690.
42. Teimouri, M., Amirkolaie, A.K., Yeganeh, S., 2013. The effects of *Spirulina platensis* meal as a feed supplement on growth performance and pigmentation of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). Aquaculture, 396:14-19.
43. Teimouri, M., Yeganeh, S., Amirkolaie, A.,2016. The effects of *Spirulina platensis* meal on proximate composition, fatty acid profile and lipid peroxidation of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) muscle. Aquaculture Nutrition, 22: 559-566.
44. Terry, C.H., Cardinale, J.L and Smith, S.A., 2000. Haemotology and plasma chemistry reference intervals for cultured tilapia (*Orechromis hybrid*). Vet. Clin. Pathol, 29:7–12.
45. Tietz,N.W.,1986.Textbook of Clinical Chemistry, W.B. Saunders, Philadelphia, PA .
46. Tongsiri, S., Mang-Amphan, K., Peerapornpisal, Y., 2010.Effect of replacing fishmeal with Spirulina on growth, carcass composition and pigment of the Mekong giant catfish. Asian Journal of Agricultural Sciences, 2, 106-110.
47. Velasquez, S.F., Chan, M.A., Abisado, R.G., Traifalgar, R.F.M., Tayamen, M.M., Maliwat, G.C.F., Ragaza, J.A. .,2016. Dietary Spirulina (*Arthrospira platensis*) replacement enhances performance of juvenile Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*). Journal of applied phycology, 28: 1023-1030.
48. Watanuki, H., Ota, K., Malina, A.S., Kato, T and Sakai, M., 2006. Immunostimulant effects of dietary *Spirulina platensis* on carp, *Cyprinus carpio*. Aquaculture, 258:157-163.
49. Yong-Chin, L., Carina Miranda, T., Chien-Lun, H., Wen-Ching, T., Jiann-Chu,C.,2010. White shrimp *Litopenaeus vannamei* that had received the hot-water extract of *Spirulina platensis* showed earlier recovery in immunity and up-regulation of gene expressions after pH stress. Fish & Shellfish Immunology, 29:1092-1098.
50. Zeinab, A.K., Aly, M.S., Faiza, A., Fatma, E.M., 2015. Effect of *Spirulina platensis* and *Lactobacillus rhamnosus* on growth and biochemical performance of Nile Tilapia((*Oreochromis niloticus*) fingerlings. Int.J.Curr.Microbiol.App.Sci, 4(4**)**: 747-763.

[Downloaded from aqudev.lahijan.iau.ir on 2026-11-03]

[DOR: 20.1001.1.23223545.1399.14.2.4.4]