

اثر استفاده از روغن ماهی و روغن‌های گیاهی (ذرت و آفتابگردان) بر ترکیب بیوشیمیایی و سطوح اسیدهای چرب لاشه بچه تاسماهی ایرانی (*Acipenser persicus*)

مهرسیما عطشانی کوچصفهانی^۱، حبیب وهابزاده رودسری^۱ و ذبیح‌اله پژند^۲

^۱دانش‌آموخته کارشناسی‌ارشد تکثیر و پرورش آبزیان، دانشکده گروه مهندسی شیلات، دانشکده منابع طبیعی

دانشگاه آزاد اسلامی واحد لاهیجان، ^۲عضو هیات علمی موسسه تحقیقات بین‌المللی ماهیان خاویاری، رشت

تاریخ دریافت: ۹۰/۱۲/۲۷؛ تاریخ پذیرش: ۹۱/۴/۱۴

چکیده

در تحقیق حاضر، مقایسه اثرات استفاده از روغن ماهی و روغن‌های گیاهی (ذرت و آفتابگردان) از نظر ترکیبات بیوشیمیایی و پروفیل اسیدهای چرب لاشه لارو تاسماهی ایرانی به مدت ۸ هفته صورت گرفت. ۳ تیمار شامل تیمار اول ۱۰۰ درصد روغن ذرت، تیمار دوم ۱۰۰ درصد روغن آفتابگردان و تیمار سوم ۱۰۰ درصد روغن ماهی مورد آزمایش قرار گرفت. فرمول جیره‌های غذایی مورد آزمایش حاوی ۲ درصد روغن براساس تیمارهای مختلف بود. ترکیبات بیوشیمیایی لاشه لارو تاسماهی ایرانی شامل اسیدهای چرب اشباع و غیراشباع، پروتئین خام، چربی خام، خاکستر و رطوبت مورد بررسی قرار گرفت. کمترین و بیشترین میزان پروتئین لاشه به ترتیب در تیمار دوم (۱۵/۲) و تیمار سوم (۱۶/۴) مشاهده شد. کمترین و بیشترین میزان چربی لاشه به ترتیب در تیمار سوم (۳/۸) و تیمار دوم (۵/۲) مشاهده شد. میزان اسید لینولنیک در تیمار ۱ حداکثر و در تیمار ۳ حداقل بود. اسید لینولنیک در تیمار ۲ حداکثر و در تیمار ۱ حداقل بود. اسید آراشیدونیک بیشترین مقدار را در تیمار ۲ و کمترین مقدار را در تیمار ۳ داشت. SFA در تیمار ۳ بیشترین و در تیمار ۱ کمترین میزان را داشت. اسیدهای چرب چند غیر اشباعی سری PUFAs (n-3) در تیمار ۱ از بقیه تیمارها بالاتر بود و سری PUFAs (n-6) در تیمار ۲ از همه بیشتر بود. EPA و DHA در تیمار سوم حداکثر و در تیمار دوم از همه کمتر بود. نسبت DHA/EPA در روغن ذرت کمترین و در روغن ماهی بالاترین بود. نتایج نشان داد که با توجه به اینکه لارو تاسماهیان با استفاده از غذای حاوی روغن ماهی پروتئین بیشتری را جذب کردند، روغن ماهی روغن مناسب‌تری از نظر سلامتی برای ماهی می‌باشد ولی با توجه به وجود اسید لینولنیک بالا در تیمار ۲ و اسید لینولنیک بالا در تیمار ۱ و همچنین سایر اسیدهای چرب سری n-3PUFA و n-6PUFA روغن‌های گیاهی مخصوصاً روغن آفتابگردان می‌تواند به‌طور موقت برای کاهش هزینه‌ها در این محدوده سنی به ماهیان خوراندن شود.

واژه‌های کلیدی: روغن آفتابگردان، روغن ماهی، روغن ذرت، لارو تاسماهی ایرانی، سطوح اسید چرب

مقدمه

ماهیان خاویاری به دلیل داشتن گوشت لذیذ و خاویار بی‌نظیر، غنی از پروتئین و اسیدهای چرب اشباع نشده خصوصاً اسیدهای چرب ω_۳ از ارزش

اقتصادی و شیلاتی برخوردارند (Lim و Webster، ۲۰۰۲). خاویار غذای سرشار از انواع ویتامین‌های گروه B، ویتامین‌های A، D، E، اسید فولیک و اسید پنتاتونیک است که همراه چربی‌ها و اسیدهای آمینه با ارزش و ضروری در ردیف غذاهای نیرو بخش و مطلوب قرار دارد (Doroshov و Conte، ۱۹۸۸).

*مسئول مکاتبه: habib.vahabzadeh@gmail.com

چربی‌ها یک گروه بزرگ و متنوع از ترکیبات آلی غیر محلول در آب اما محلول در حلال‌های آلی هستند، منابع غنی از انرژی، ویتامین‌ها، رنگدانه‌ها و پارامترهای ضروری رشد برای ماهی هستند (Lovell, ۱۹۸۸). کمبود اسیدهای چرب باعث تغییر نفوذپذیری غشاهای حیاتی دژنراسیون چربی کبد، کاهش حجم گلبولهای قرمز کاهش تعداد سلولهای خونی، هماتوکریت و هموگلوبین و افزایش تجمع $9-3n:20$ و تبدیل آنها به فسفولیپیدها می‌گردد (افشار مازندران، ۱۳۸۱). دو نشانه کمبود اسیدهای چرب ضروری در ماهیان آب شیرین و شور، رشد نامطلوب و ضریب تبدیل پایین خوراک گزارش شده است (Blanchard و همکاران، ۲۰۰۸).

ماهیان دریایی فاقد قدرت سنتز اسیدهای چرب بازنجیره بلند از اسیدهای چرب ۱۸ کربنه هستند، بنابراین، DHA و EPA به عنوان اسید چرب ضروری برای رشد و زنده مانی لارو اغلب ماهیان دریایی مورد توجه هستند (Sargent و همکاران، ۱۹۹۹؛ Furuita و همکاران، ۱۹۹۹). مرحله لاروی یکی از مراحل حساس ماهی محسوب می‌شود که به دلیل عبور از مرحله تغذیه داخلی (کیسه زرده) به یک منبع غذایی خارجی با مرگ و میر زیادی همراه است. مهمترین مساله در دوران لاروی، فراهم نمودن غذا با کیفیت بالاست. غذاهای زنده شامل فیتوپلانکتون‌ها و زئوپلانکتون‌ها به عنوان منبع غذایی مهم در تغذیه اولیه لارو ماهیان بکار برده می‌شوند (Dhert و همکاران، ۲۰۰۱). عامل سنجش ارزش غذایی غذاهای زنده، محتوای اسیدهای چرب ضروری آنها می‌باشد (Furuita و همکاران، ۱۹۹۹). ماهیان آب شیرین برای رشد بهینه خود به سطوح مختلف چربی‌های به شدت غیر اشباع نظیر لینولئیک اسید $6-2n:18$ و لینولئیک اسید $3-2n:18$ احتیاج دارند (نیکزاد،

۱۳۸۸). دافنی غنی شده با روغن ماهی کاد و ویتامین C که برای تغذیه لارو تاس‌ماهی ایرانی مورد استفاده واقع شد باعث رشد و بازماندگی لارو تاس‌ماهی ایرانی گردید (اویسی‌پور، ۱۳۸۴). گذشته از این اسیدهای چرب غیراشباع برای اندام‌های غشایی فسفولیپیدها ضروری هستند و آراشیدونیک اسید به عنوان پیش ساز پروستاگلندین‌ها هستند. عدم موازنه اسیدهای چرب باعث بی نظمی متابولیسم می‌شود (Caballero و همکاران، ۲۰۰۲).

روغن ماهی عمده ترین منبع چربی بوده و در جیره‌های غذایی به ویژه برای گونه‌های گوشتخوار می‌باشد (Martinez Liorens و همکاران، ۲۰۰۷). ماهیان پرورشی که جیره‌های غذایی حاوی فرآورده‌های شیلاتی را مصرف می‌کنند منبع بی‌نظیری از اسیدهای چرب n-3HUFA را در جیره‌های غذایی انسان فراهم می‌کنند (Subharda و همکاران، ۲۰۰۶). اسیدهای چرب به شدت غیر اشباع سری n-3 HUFA (n-3) به دلیل داشتن اثرات مفید بر روی سلامتی انسان معروف هستند (Martino و همکاران، ۲۰۰۲). پایه و اساس اسیدهای چرب $6-\omega$ را اسید لینولئیک تشکیل می‌دهد و بایستی از طریق جیره تأمین شود و در بدن حیوانات سنتز نمی‌شود و به میزان زیادی در روغن‌های گیاهی نظیر گلرنگ آفتابگردان، سویا و ذرت نیز وجود دارد. این اسید چرب بهترین اسید چرب اشباع نشده از نظر تغذیه بوده که نقش ضروری در مکانیسم رشد و تکامل ایفا می‌کند (نیکزاد، ۱۳۸۸).

هدف از انجام این تحقیق بررسی ترکیب بیوشیمیایی و پروفیل اسید چرب لارو تاس‌ماهی ایرانی با استفاده از غذای کنسانتره حاوی اسیدهای چرب ضروری با اعمال آداپتاسیون و دسترسی به یک جیره غذایی مناسب از لحاظ منبع چربی جیره جهت

پرورش لارو تاس ماهی ایرانی و معرفی بهترین روغن برای جیره غذایی می‌باشد.

مواد و روش کار

این پژوهش از خرداد ماه سال ۱۳۹۰ به مدت ۸ هفته انجام شد. لاروهای تاسماهی ایرانی در درون ۹ عدد تشتک یا مخزن ۶۰ لیتری با قاعده دایره شکل به مساحت ۰/۳ متر مربع و ارتفاع ۲۵ سانتی‌متر و حجم آبی ۶۰ لیتر مجهز به خروجی آب در ۳ تیمار و ۳ تکرار با تراکم یکسان (۶۰ عدد لارو در هر تکرار) در تمامی تیمارها توزیع شدند. ۳ جیره غذایی شامل جیره غذایی حاوی ۱۰۰٪ روغن ذرت، جیره غذایی حاوی ۱۰۰٪ روغن آفتابگردان و جیره غذایی حاوی ۱۰۰٪ روغن ماهی در ۳ تکرار به کار گرفته شد. ساخت جیره‌های غذایی در کارگاه غذاسازی بخش تکثیر و پرورش انستیتو تحقیقات بین‌المللی دکتر دادمان (رشت) انجام گرفت. ابتدا مواد اولیه مورد نیاز

به وسیله ترازوی آزمایشگاهی (حساسیت ۰/۰۰۱ میلی‌گرم) توزین شدند. سپس مواد اولیه خشک داخل دستگاه مخلوط‌کن ریخته شد و روغن به تدریج بر سطح آن پخش شد و بعد از اضافه کردن مقداری آب طوری هم زده شد تا شکل خمیری پیدا کند. سپس خمیر حاصل به کمک چرخ گوشت صنعتی به صورت رشته‌هایی ریز خارج شد و در سینی‌هایی از جنس توری گسترده شد. در انتهای کار سینی‌های توری را بعد از کدگذاری به مدت ۱۲ ساعت در داخل خشک کن قرار داده شد. بعد از خشک کردن جیره‌های غذایی در فریزر ۲۰- درجه سانتی‌گراد و داخل کیسه‌های پلاستیکی دو جداره بسته بندی و کد گذاری و سپس تا زمان مصرف در داخل ظروف پلاستیکی درب دار در دمای اتاق نگهداری شدند و درصد ترکیبات جیره‌های آزمایشگاهی اندازه‌گیری شد (جدول ۱).

جدول ۱- فرمول‌بندی و ترکیب اصلی جیره‌های آزمایشی (درصد)

سوم	دوم	اول	جیره‌های غذایی اجزای ترکیبی (درصد)
۵۵	۵۵	۵۵	آرد ماهی
۱۰	۱۰	۱۰	آرد گندم
۱۰	۱۰	۱۰	کنجاله سویا
۸	۸	۸	پودر گوشت
۲	۲	۲	روغن
۲	۲	۲	شیر خشک
۱۰	۱۰	۱۰	پروتئین هیدرولیز شده
۲	۲	۲	مکمل‌های معدنی و ویتامینه
۱	۱	۱	سایر مکمل‌های افزودنی
۰	۰	۱۰۰	ترکیب روغن‌های اضافه شده (درصد در کل جیره) روغن ذرت
۰	۱۰۰	۰	روغن آفتابگردان
۱۰۰	۰	۰	روغن ماهی

برای انجام آزمایش که به مدت ۸ هفته انجام گرفت ۵۴۰ عدد لارو ماهی تاسماهی ایرانی با میانگین وزنی 50 mg در ۹ مخزن پلاستیکی با حجم ۶۰ لیتر (۶۰ عدد لارو ماهی در هر مخزن برای ۳ تیمار با ۳ تکرار) توزیع شدند و یک هفته به منظور آداپتاسیون با دافنی ریز که از الک ریز چشمه ۱ میلی متری خارج شده بود، تغذیه شدند. پس از انجام بیومتری وزن و طول اولیه لارو ماهی‌ها ثبت شد. پارامترهای فیزیوشیمیایی آب اندازه‌گیری شد. میانگین دما طی دوره پرورش ۲۲/۷ سانتی‌گراد، اکسیژن محلول (۷/۱۲ میلی‌گرم در لیتر، pH معادل ۷/۲۵ بود. لارو تاسماهیان ۴ مرحله در طول دوره زیست‌سنجی اول (۱ هفته)، دوم و سوم (به فاصله ۲ هفته)، زیست‌سنجی نهایی (۳ هفته بعد از بیومتری مرحله سوم) بیومتری شدند. غذادهی براساس ۲۰ تا ۳۰ درصد وزن لاروها و در هر تیمار ۵ وعده در ۲۴ ساعت انجام گرفت. به منظور تغذیه ابتدا جریان آب قطع شده و مقدار آب تشتک‌ها نیز کاهش یافت. سپس تغذیه با جیره‌های مشخص شده به مدت ۲۰ تا ۳۰ دقیقه صورت گرفت. به‌طور روزانه لاروهای مرده از تشتک‌ها خارج سپس کف تشتک‌ها از باقیمانده غذا و فضولات به وسیله لوله پلاستیکی سیفون شد.

جهت تعیین ترکیب بیوشیمیایی جیره‌ها و پروفیل اسید چرب نمونه‌ها به آزمایشگاه جهاد دانشگاهی ارومیه انتقال داده شدند و از روش استاندارد (AOAC، ۱۹۹۰) استفاده شد. به‌منظور آنالیز ترکیب بیوشیمیایی و پروفیل اسید چرب لاشه ۵ عدد لارو تاسماهی ایرانی از هر تیمار به‌طور تصادفی انتخاب شدند و داخل فریزر تا زمان انتقال به آزمایشگاه نگهداری شدند. پروتئین خام با استفاده از دستگاه کجلدال اتوماتیک و ضرب کردن نیتروژن در $6.25(N \times 6.25)$ بدست آمد. چربی خام از حل کردن

چربی در کلروفرم و متانول و تعیین مقدار آن به وسیله روش سوکسله و دستگاه سوکسله انجام شد. رطوبت از طریق خشک کردن نمونه‌ها در آون در دمای ۶۰ درجه سانتی‌گراد طی ۲۴ ساعت تا رسیدن به وزن ثابت تعیین شد. خاکستر از طریق قرار دادن نمونه‌ها در کوره الکتریکی در دمای ۵۰۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴ ساعت انجام گرفت. برای تعیین پروفیل اسیدهای چرب از دستگاه (Gas GC Chromatography) آنالیز نمونه‌ها جهت میزان اسیدهای چرب از دستگاه کروماتوگرافی مدل (DANI1000) انجام شد. مدل و نوع دستگاه گاز کروماتوگراف استفاده شد برای آنالیزهای حاضر DANI1000 بود. ستون کاپیلاری (SGE, Forte BPX70,50m×0.32mm) برای تشخیص استفاده شد. دمای تزریق در ۲۵۰ درجه سانتی‌گراد و دمای (دتکتور) آشکار ساز FID روی ۲۶۰ درجه سانتی‌گراد تنظیم گردید و برای هر تیمار سه تزریق انجام شد. دمای آون از ۱۰۰ درجه سانتی‌گراد شروع شده و پس از ۲ دقیقه توقف در این دما با سرعت ۳۰ درجه در دقیقه افزایش یافته و به دمای ۱۸۲ درجه سانتی‌گراد می‌رسد. بعد از ۵ دقیقه توقف در این دما با سرعت ۲ درجه در دقیقه به دمای ۲۲۰ رسیده و بعد از ۳ دقیقه توقف در این دما با سرعت ۳ درجه در دقیقه به دمای ۲۳۰ درجه سانتی‌گراد رسیده و در این دما به مدت ۳ دقیقه تا پایان آنالیز باقی می‌ماند. کل مراحل ۴۰ دقیقه به طول انجامید.

در این تحقیق داده‌ها با استفاده از روش آنالیز واریانس یک طرفه و مقایسه میانگین‌ها با آزمون دانکن در سطح اطمینان ۵ درصد مورد ارزیابی قرار گرفتند. آنالیزهای آماری توسط نرم‌افزار SPSS17.0 انجام گرفت.

نتایج

انجام شده نشان داد که پروتئین خام در جیره اول و چربی خام در جیره دوم بیشترین مقدار را داشتند. همچنین رطوبت و خاکستر جیره اول کمترین مقدار را به خود اختصاص داد.

نتایج حاصل از تجزیه بیوشیمیایی انرژی در جیره‌های غذایی و لاشه تاسماهیان ایرانی به ترتیب در جدول‌های ۲ و ۳ ارائه شده است. نتایج بررسی‌های

جدول ۲- درصد ترکیب بیوشیمیایی و انرژی جیره‌های غذایی مورد استفاده

ترکیب بیوشیمیایی جیره %	اول	دوم	سوم
پروتئین خام	۵۲/۴±۰/۲۳	۵۲/۳±۰/۲۳	۵۲/۱±۰/۲۳
چربی خام	۲۲/۳±۰/۱۱	۲۱/۸±۰/۱۱	۲۲/۵±۰/۱۱
کربوهیدرات	۶/۵±۰/۱۷	۵/۸±۰/۱۷	۶/۸±۰/۱۷
خاکستر	۱۱/۴±۰/۱۱	۱۱/۸±۰/۱۱	۱۱/۸±۰/۰۵
رطوبت	۱/۳±۰/۲۳	۱/۶±۰/۲۳	۱/۶±۰/۱۷
انرژی	۶۲۰۰	۶۲۰۰	۶۲۰۰

معنی‌دار بود ولی این دو با تیمار ۱ اختلاف معنی‌دار نداشتند. در مورد چربی خام و خاکستر اختلاف معنی‌داری بین تیمارهای ۱ و ۳ نبود، ولی با تیمار ۲ اختلاف معنی‌دار داشتند ($P < 0.05$). هیچ اختلاف معنی‌داری در رابطه با رطوبت ۳ تیمار مشاهده نشد ($P > 0.05$) (جدول ۳).

بر اساس بررسی‌های انجام شده بر روی لاشه لارو تاس ماهیان، پروتئین خام و رطوبت تیمار جیره حاوی روغن ماهی بیشترین میزان و تیمار آفتابگردان کمترین میزان را دارا بود. چربی خام و خاکستر تیمار آفتابگردان بیشترین میزان و تیمار ماهی کمترین میزان را دارد. آنالیز آماری بر روی نمونه‌های اولیه انجام نگرفت. بین پروتئین خام تیمار ۲ و ۳ اختلاف

جدول ۳- درصد ترکیب بیوشیمیایی لاشه لارو تاس ماهی ایرانی تغذیه شده باتیمارهای مختلف بعد از ۸ هفته

تیمار غذایی	در ابتدای آزمایش	تیمار ۱ (ذرت)	تیمار ۲ (آفتابگردان)	تیمار ۳ (ماهی)
ترکیب بیوشیمیایی لاشه %				
پروتئین خام	۱۴/۳±۰/۵	۱۵/۷±۰/۱۷ ^{ab}	۱۵/۲±۰/۱۷ ^a	۱۶/۴±۰/۱۷ ^b
چربی خام	۳/۳±۰/۱۱	۴/۲±۰/۱۱ ^a	۵/۲±۰/۱۱ ^b	۳/۸±۰/۱۱ ^a
خاکستر	۱/۳۰±۰/۱۱	۱/۳۲±۰/۰۰۵ ^a	۱/۶۷±۰/۰۰۵ ^b	۱/۲±۰/۰۰۵ ^a
رطوبت	۷۸±۲/۳	۷۶±۲/۳ ^a	۷۵±۲/۳ ^a	۷۷±۲/۳ ^a

تذکر: حروف مشابه در هر سطر نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار می‌باشد.

۱ حداقل بوده است. همچنین کمترین میزان اسیدچرب اشباع شده (SFA) تیمار ۱ و در تیمار ۳ بیشترین بوده است. میزان اسیداستئاریک (C18:0) در

در مجموع، ۲۱ اسیدچرب در این پژوهش شناسایی شد (جدول ۴). نتایج نشان داد که میزان اسید پالمیتیک (C16:0) در تیمار ۳ حداکثر و در تیمار

جیره حاوی روغن ماهی حداکثر و در جیره حاوی روغن ذرت حداقل بود. کمترین میزان اسیداولئیک (C18:1n9) در تیمار ۳ و در تیمار ۱ بیشترین بوده است. در نتیجه میزان کل اسیدهای چرب تک غیراشباع (MUFA) در جیره غذایی حاوی روغن ذرت حداکثر و در جیره حاوی روغن ماهی حداقل بود. کمترین و بیشترین میزان اسید آراشیدونیک (C20:4n6) به ترتیب در تیمار سوم و دوم مشاهده شد. کمترین و بیشترین میزان اسید لینولئیک (C18:2n6cis) به ترتیب در تیمار اول و سوم بوده است. میزان اسیدهای چرب چندغیراشباع (n-6) PUFA بیشترین و کمترین مقدار به ترتیب به تیمار ۲ و ۳ اختصاص یافت. حداکثر و حداقل میزان اسیدهای چرب چندغیراشباع سری PUFA (n-3) به ترتیب به تیمار ۱ و ۳ اختصاص داشت. با توجه به نتایج به دست آمده میزان اسید لینولئیک (C18:3n3) به ترتیب در تیمار اول بیشترین و در تیمار سوم کمترین بوده است. حداقل و حداکثر میزان اسیدهای چرب به شدت غیراشباع سری PUFA (n-3) شامل C22:6n3(DHA) و C20:5n3(EPA) در تیمار دوم و سوم مشاهده شد. در نتیجه، کل اسیدهای چرب به شدت غیر اشباع HUFA به ترتیب در تیمار اول و سوم مشاهده شد حداقل و حداکثر نسبت n-3/n-6 به ترتیب در تیمار اول و دوم مشاهده شده است. نسبت DHA/EPA در روغن ذرت کمترین و در روغن ماهی بالاترین بود (جدول ۴).

در مجموع ۲۱ نوع اسید چرب در این پژوهش اندازه‌گیری شد که میزان اسیدهای چرب در لاشه بچه تاسماهی ایرانی در جدول ۵ ارائه شده است. نتایج نشان داد که با توجه به عدم وجود اختلاف معنی‌دار ($P > 0.05$)، میزان اسید پالمیتیک (C16:0) در تیمار ۲ حداکثر و در تیمار ۱ حداقل بوده است. همچنین

کمترین میزان اسیدچرب اشباع شده (SFA) در تیمار ۱ و بیشترین مقدار در تیمار ۳ وجود داشت ($P < 0.05$). میزان اسیداستئاریک (C18:0) در تیمار ۳ حداکثر و در تیمار ۱ حداقل بود. کمترین میزان اسیداولئیک (C18:1n9) در تیمار ۳ و در تیمار ۱ بیشترین بوده است. در نتیجه، میزان کل اسیدهای چرب تک غیراشباع (MUFA) در تیمار ۱ حداکثر و در تیمار ۳ حداقل می‌باشد که باهم دارای اختلاف معنی‌دار بودند ($P < 0.05$). ولی بین تیمار ۲ و ۳ اختلاف معنی‌دار وجود نداشت ($P > 0.05$). کمترین و بیشترین میزان اسید آراشیدونیک (C20:4n6) به ترتیب در تیمار سوم و دوم مشاهده شد ($P < 0.05$). کمترین و بیشترین میزان اسید لینولئیک (C18:2n6cis) به ترتیب در تیمار اول و دوم بوده است که بین این دو تیمار اختلاف معنی‌دار وجود داشت ولی با تیمار سوم اختلاف معنی‌دار نداشتند ($P > 0.05$).

میزان اسیدهای چرب چند غیراشباع PUFA (n-6) بیشترین و کمترین مقدار به ترتیب به تیمار ۲ و ۳ اختصاص یافت. حداکثر و حداقل میزان اسیدهای چرب چند غیراشباع سری PUFA (n-3) به ترتیب در جیره غذایی حاوی روغن ذرت بیشترین و در جیره غذایی حاوی روغن ماهی کمترین بوده است. با توجه به نتایج به دست آمده میزان اسیدلینولئیک (C18:3n3) به ترتیب در تیمار اول بیشترین و در تیمار سوم کمترین بوده است. حداقل و حداکثر میزان اسیدهای چرب به شدت غیراشباع سری HUFA (n-3) شامل C20:5n3(EPA) در تیمار ۲ حداقل و در تیمار سوم بیشترین میزان و همچنین C22:6n3(DHA) در تیمار ۲ حداقل و در تیمار سوم بیشترین مقدار را داشت و دارای اختلاف معنی‌دار بودند ($P < 0.05$). حداکثر و حداقل نسبت n-3/n-6

باتوجه به وجود تاثیر معنی دار ($P < 0/05$). به ترتیب در تیمار اول و دوم مشاهده شده است. نسبت DHA/EPA در روغن ذرت با مقدار ۱/۵۰ کمترین بود

جدول ۴- نتایج حاصل از میزان اسیدهای چرب در تیمارهای مختلف غذای ماهی

تیمار سوم	تیمار دوم	تیمار اول	تیمار غذایی اسیدچرب
۰/۰۴±۰/۰۱	۰±۰	۰±۰	C14:0
۰/۰۵±۰/۰۱۷	۰/۰۳±۰/۰۱	۰/۰۸±۰/۰۰۵	C14:1n5
۳۱/۲±۰/۰۵۷	۲۷±۰/۰۵۷	۲۴/۳±۰/۱۱	C16:0
۴±۰/۰۵۷	۰/۲۳±۰/۱۱	۷/۰۵ ± ۰/۰۵۷	C16:1n7
۱۴/۵±۱/۱۵	۷/۵±۰/۰۵۷	۵/۲۳ ± ۰/۱۱	C18:0
۳۲/۸۵±۰/۰۵۷	۳۶±۱/۱۵	۳۷/۵۸±۱/۱۵	C18:1n9
۱/۵۲±۰/۱۱	۳/۲±۰/۱۱	۱/۸۷ ± ۰/۰۵	C18:1n7
۰/۳±۰/۰۵	۰/۱۲±۰/۰۵	۰/۰۸۷±۰/۰۰۵	C18:2n6cis
۹/۵±۰/۱۷	۱۵/۵±۱/۱۵	۱۷/۵±۱/۱۵	C18:3n3
۰/۴۲±۰/۱۱	۰/۰۵±۰/۰۱	۱/۹۵±۰/۰۱	C20:0
۰/۰۵±۰/۰۱	۰/۰۷±۰/۰۰۵	۰/۰۹±۰/۰۰۵	C18:3n6
۰/۰۷۸±۰/۰۰۵	۰/۰۴۵±۰/۰۰۱	۰/۰۵±۰/۰۱	C20:1n9
۰/۶۵±۰/۰۵	۰/۷۵±۰/۰۵	۱/۵۲±۰/۰۵	C18:4n3
۰/۰۴۵±۰/۰۰۱	۰/۱۹±۰/۰۱	۰/۰۸۵±۰/۰۱	C22:0
۰/۰۵۲±۰/۰۰۱	۰/۰۴۵±۰/۰۰۱	۰±۰	C20:3n6
۰/۰۴۲±۰/۰۰۵	۰/۰۶±۰/۰۰۵	۰/۰۷۵±۰/۰۰۱	C20:3n3
۰/۲۲±۰/۰۵	۰/۰۵±۰/۰۱	۰/۱۲±۰/۰۱	C20:5n3(EPA)
۰/۳۲±۰/۰۵	۰/۸۵±۰/۰۵	۰/۵۵±۰/۰۵	C20:4n6
۰/۰۴۵±۰/۰۰۱	۰/۲۲±۰/۰۱	۰/۱۱±۰/۰۱	C22:5n6
۰/۲۵±۰/۰۵	۰/۰۷۵±۰/۰۰۵	۰/۰۸۵±۰/۰۰۵	C22:5n3
۰/۶۵±۰/۱۱	۰/۰۹۲±۰/۰۰۱	۰/۱۸±۰/۰۱	C22:6n3(DHA)
۴۶/۲۰۵±۱/۷۰	۳۴/۷۴±۱/۱۷	۳۱/۵۶±۰/۲۵	SFA
۳۸/۴۹۸±۱/۲۹	۳۹/۵۰۵±۱/۳۹	۴۶/۶۳±۱/۸۱	MUFA
۱۲/۰۷۹±۰/۰۱	۱۷/۸۳۲±۰/۰۵۷	۱۲/۰۷۹±۰/۰۰۵	PUFA
۱/۵۷۹±۰/۱۱	۱/۳۹۲±۰/۰۵	۱/۱۲±۰/۰۰۵	HUFA
۱۱/۳۱۲±۰/۰۴۶	۱۶/۵۲۷±۱/۲۴	۱۹/۴۸±۱/۲۴	Total (n-3) PUFA
۰/۷۶۷±۰/۱۳	۱/۳۰۵±۰/۱۳	۰/۸۳۷±۰/۰۸	Total (n-6) PUFA
۱۴/۵۷±۰/۰۵۷	۱۲/۶۶±۰/۰۵۷	۲۳/۲۷±۰/۰۵۷	n-3/n-6
۲/۹۵±۰/۰۵	۱/۸۴±۰/۰۵	۱/۵۰±۰/۰۵	DHA/EPA
۲۱/۰۷±۰/۰۵۷	۱۹/۶۳±۰/۰۵۷	۱۷/۵۸±۰/۰۵۷	%Lipid total

جدول ۵- نتایج حاصل از میزان اسیدهای چرب در لاشه بچه تاس ماهی ایرانی بعد از ۸ هفته

اسیدچرب	تیمار غذایی	لارو اولیه	تیمار اول	تیمار دوم	تیمار سوم
C14:0	۰/۰۵±۰/۰۰۱ ^a	۰/۸۹±۰/۰۱ ^b	۰/۰۴±۰/۰۰۱ ^a	۰/۰۳±۰/۰۰۱ ^a	C14:0
C14:1n5	۰/۰۵±۰/۰۱ ^b	۰/۰۷±۰/۰۰۵ ^{ab}	۰/۰۲±۰/۰۰۵ ^a	۰/۰۳±۰/۰۰۵ ^a	C14:1n5
C16:0	۳۰/۴۵±۰/۱۱ ^b	۲۳/۴۸±۰/۵۷ ^a	۲۶/۱۴±۱/۱۵ ^a	۲۵/۳۱±۰/۵۷ ^a	C16:0
C16:1n7	۰/۲۳±۰/۰۰۵ ^a	۶/۸۶±۰/۵۷ ^c	۰/۱۶±۰/۰۱ ^a	۳/۵۱±۰/۰۲ ^b	C16:1n7
C18:0	۸۷۰±۰/۱۱ ^{bc}	۴/۹۸±۰/۰۰۵ ^a	۶/۴۸±۰/۱۱ ^{ab}	۱۱/۱۲±۱/۱۵ ^c	C18:0
C18:1n9	۲۲/۲۲±۱/۱۵ ^a	۳۶/۳۹±۰/۵۷ ^c	۳۶/۲۵±۱/۱۵ ^c	۲۹/۸۴±۰/۰۰۵ ^b	C18:1n9
C18:1n7	۴/۱۲±۳/۸۷ ^a	۲/۸۱±۰/۵۷ ^a	۲/۹۹±۲/۷۱ ^a	۲/۹۰±۰/۱۱ ^a	C18:1n7
C18:2n6cis	۰/۳۰±۰/۱۱ ^{ab}	۰/۰۷±۰/۰۱ ^a	۰/۴۱±۰/۰۰۵ ^b	۰/۲۳±۰/۰۰۵ ^{ab}	C18:2n6cis
C18:3n3	۶/۰۸±۰/۰۰۵ ^a	۱۹/۳۳±۰/۵۷ ^c	۱۴/۳۵±۰/۵۷ ^b	۷/۴۶±۰/۵۷ ^a	C18:3n3
C20:0	۰/۷۱±۰/۱۱ ^a	۱/۹۷±۰/۰۰۵ ^b	۱/۹۰±۰/۰۰۵ ^b	۰/۶۱±۰/۱۱ ^a	C20:0
C18:3n6	۰/۰۴±۰/۰۱ ^a	۰/۱۴±۰/۰۰۲ ^b	۰/۰۶±۰/۰۱ ^a	۰/۰۳±۰/۰۰۵ ^a	C18:3n6
C20:1n9	۰/۰۵±۰/۰۱ ^{ab}	۰/۰۱± ^b	۰/۰۴±۰/۰۱ ^a	۰/۰۴±۰/۰۱ ^a	C20:1n9
C18:4n3	۵/۲۲±۰/۵۷ ^c	۱/۹۷±۰/۰۱ ^b	۰/۷۰±۰/۱۱ ^{ab}	۰/۴۶±۰/۰۰۵ ^a	C18:4n3
C22:0	۰/۰۱۴±۰/۰۱ ^a	۰/۳۶±۰/۰۱ ^c	۰/۱۹±۰/۰۱ ^b	۰/۰۳±۰/۰۰۱ ^a	C22:0
C20:3n6	۰/۰۵±۰/۰۱ ^a	۰/۰۴±۰/۰۱ ^a	۰/۰۴±۰/۰۰۵ ^a	۰/۰۳±۰/۰۰۵ ^a	C20:3n6
C20:3n3	۰/۰۴±۰/۰۱ ^a	۰/۰۵±۰/۰۱ ^a	۰/۰۶±۰/۰۱ ^a	۰/۰۴±۰/۰۰۵ ^a	C20:3n3
C20:5n3(EPA)	۰/۰۷±۰/۰۰۵ ^{ab}	۰/۰۸±۰/۰۰۵ ^b	۰/۰۵±۰/۰۰۵ ^a	۰/۱۴±۰/۰۰۵ ^c	C20:5n3(EPA)
C20:4n6	۰/۰۸±۰/۰۰۵ ^a	۰/۴۶±۰/۰۱ ^b	۰/۵۷±۰/۱۱ ^b	۰/۱۸±۰/۰۰۵ ^a	C20:4n6
C22:5n6	۳/۰۴±۰/۰۱ ^c	۰/۰۹±۰/۰۱ ^a	۰/۱۷±۰/۰۱ ^b	۰/۰۳±۰/۰۰۵ ^a	C22:5n6
C22:5n3	۰/۳۸±۰/۰۰۵ ^b	۰/۰۷±۰/۰۱ ^a	۰/۰۶±۰/۰۱ ^a	۰/۱۲±۰/۰۱ ^a	C22:5n3
C22:6n3(DHA)	۰/۲۸±۰/۰۰۵ ^{ab}	۰/۱۴±۰/۰۱ ^a	۰/۰۹±۰/۰۱ ^a	۰/۳۸±۰/۰۰۵ ^b	C22:6n3(DHA)
SFA	۳۹/۸۸±۰/۳۴ ^b	۳۱/۶۸±۰/۷۱ ^a	۳۴/۷۱±۱/۳۴ ^{ab}	۳۷/۰۹±۱/۸۷ ^{ab}	SFA
MUFA	۲۶/۶۷±۱/۲۹ ^a	۴۶/۲۴±۱/۷۳ ^c	۳۹/۴۵±۱/۲۴ ^b	۳۶/۳۳±۰/۲۱ ^b	MUFA
PUFA	۱۵/۵۸±۰/۵۷ ^b	۲۲/۴۵±۱/۱۵ ^c	۱۶/۵۶±۰/۵۷ ^b	۹/۱۰±۰/۰۰۵ ^a	PUFA
HUFA	۳/۹۴±۰/۰۲ ^b	۰/۹۴±۰/۰۲ ^a	۱/۰۴±۰/۰۱ ^a	۰/۹۱±۰/۰۰۴ ^a	HUFA
Total (n-3) PUFA	۱۲/۰۸±۰/۷۱ ^b	۲۱/۶۵±۰/۶۴ ^d	۱۵/۳۱±۰/۷۴ ^c	۸/۶۰±۰/۷۳ ^a	Total (n-3) PUFA
Total (n-6) PUFA	۳/۵۱±۰/۱۶ ^c	۰/۸۰±۰/۰۸ ^{ab}	۱/۲۵±۰/۲۰ ^b	۰/۵۰±۰/۰۰۸ ^a	Total (n-6) PUFA
n-3/n-6	۳/۴۴±۰/۱۲ ^a	۲۷/۰۱±۱/۱۵ ^d	۱۲/۲۶±۰/۵۷ ^b	۱۷/۰۹±۰/۵۷ ^c	n-3/n-6
DHA/EPA	۳/۸۵±۰/۰۰۵ ^b	۱/۷۶±۰/۰۰۵ ^a	۲/۰۰±۰/۵۷ ^a	۲/۷۷±۰/۰۰۵ ^{ab}	DHA/EPA
%Lipid total	۶/۰۲±۰/۰۰۵ ^a	۱۱/۳۳±۰/۵۷ ^b	۱۵/۶۶±۰/۵۷ ^c	۷/۸۷±۰/۵۷ ^a	%Lipid total

حروف مشابه در هر سطر نشانه عدم وجود اختلاف معنی‌دار می‌باشد.

بحث

بر اساس نتایج حاصله میزان رطوبت لارو اولیه از لارو تاسماهی‌های مورد آزمایش بیشتر بود. ولی در سایر موارد مثل پروتئین خام، چربی خام و خاکستر عکس این قضیه صادق بود. در لاشه ماهیان تیمار سوم چربی خام کمتری نسبت به ۲ تیمار دیگر وجود داشت و نشان می‌دهد که ماهیان تیمار سوم غذای دریافتی را بیشتر به صورت پروتئین جذب نمودند. نتایج مشابه توسط نیکزاد (۱۳۸۸) گزارش شد. همچنین در تحقیق دیگری تاسماهیان سفید ۷۲ گرمی با استفاده از یکی از ۷ جیره تجاری آزاد ماهیان یا جیره غذایی تصفیه شده به مدت ۸ هفته غذایی شدند. این جیره‌های غذایی حاوی ۸/۶۰ تا ۱۰/۳۰ درصد رطوبت، ۴۳/۱-۴۸/۰ درصد پروتئین خام، ۱۳/۸-۱۴/۹ درصد چربی و ۳/۵-۳/۶ درصد خاکستر بودند. تاسماهیان تغذیه شده با جیره غذایی فوق ۷۵/۶-۷۷/۳ درصد رطوبت، ۱۳/۱-۱۴/۹ درصد پروتئین خام، ۵/۵-۷/۲ درصد چربی و ۲/۲-۲/۸ درصد خاکستر بهترین رشد و کارایی غذایی را به دست آوردند (Hung, ۱۹۸۹). در تحقیق دیگری که در سال ۲۰۰۸ بر روی ماهی کاد (*Godus morhua*) انجام شد هیچ اثر معنی‌داری از سطوح پروتئین و چربی جیره‌های غذایی مشاهده نشد (Grisdale و همکاران، ۲۰۰۸).

همچنین در پژوهش دیگری تحت عنوان تاثیر جایگزینی آرد و روغن ماهی با پروتئین غلیظ شده کانولا و ترکیب ۳۵:۶۵ روغن کانولا و روغن بذر کتان بر عملکرد رشد و ترکیب اسیدهای چرب لاشه ماهی قزل آلائی رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*) با متوسط وزن ۴۷ گرم در ۳۰ تانک انجام دادند و نتیجه گرفتند که جایگزینی روغن ماهی با یک ترکیبی از روغن‌های کانولا و بذر کتان اثرات معکوس بر روند رشد ماهی ندارد (Drew و همکاران، ۲۰۰۷).

در مقایسه اثرات منبع چربی جیره‌های غذایی بر روی ترکیب اسید چرب لاشه در این بررسی در بین روغن‌ها، روغن آفتابگردان بیشترین میزان اسیدهای چرب چند غیر اشباعی سری PUFA (n-6) به‌ویژه اسید لینولئیک (C18:2n6) را داشته است. در مورد اسیدهای چرب EPA و DHA جیره حاوی روغن ماهی بیشترین میزان را داشته است که با نتایج نیکزاد (۱۳۸۸) و ابراهیمی (۱۳۸۳) همخوانی دارد. در تحقیق دیگری نشان داده شد که با افزودن سطوحی از روغن آفتابگردان به جای روغن ماهی به جیره غذایی ماهی آزاد اقیانوس اطلس (*Salmo salar* L.) نسبت n-3/n-6 به‌علت افزایش مقدار اسید چرب ۱۸:۲n-۶ کاهش می‌یابد. نتیجه گیری شد که مقدار قابل توجهی از روغن ماهی می‌توند بدون تغییر زیاد در سطوح اسیدهای چرب با روغن آفتابگردان جایگزین شوند البته به شرط آنکه جیره‌های غذایی شامل آرد ماهی هم باشد (Brandtsen و همکاران، ۲۰۰۳).

در این بررسی اسیدهای چرب 18:1n9 و 18:2n6 بیشترین میزان را در روغن‌های گیاهی داشته است که با نتایج Sener همخوانی دارد (Sener و همکاران، ۲۰۰۵). به‌طور کلی روغن ماهی بیشترین مقدار SFA، اسید پالمیتیک (C16:0)، EPA و DHA را داشته و روغن ذرت بیشترین مقدار اسید لینولینیک را داشته است. همچنین اسید آراشیدونیک اسیدهای چرب چند غیر اشباعی سری PUFA (n-6) در تیمار آفتابگردان حداکثر مقدار را به خود اختصاص داده است که با نتایج ابراهیمی همخوانی دارد (ابراهیمی، ۱۳۸۳).

تفاوت در میزان اسید چرب لاشه و غذا نشان دهنده توانایی تاسماهیان در تطویل و غیر اشباع سازی اسیدهای چرب است؛ به‌طور مثال، اسید لینولئیک در لاشه تیمار دوم بیشتر از اسید لینولئیک غذا می‌باشد. همین‌طور اسید آراشیدونیک و DHA

لیپید (روغن گیاهی و جانوری) (۱۵ درصد در جیره غذایی) به خوبی رشد کردند (Xu و همکاران، ۱۹۹۳). همچنین ماهیان خاویاری توانایی غیراشباع کردن و تطویل اسیدهای چرب غیراشباع 18:2n6 و 18:3n6 را به زنجیره‌های بلندتر دارا هستند پس می‌توانند از منابع مختلف لیپید به خوبی استفاده کنند (امیرخانی سرارودی، ۱۳۸۲).

طی مطالعه‌ای با تغذیه تاسماهیان جوان با جیره‌های حاوی سطوح مختلف چربی نتیجه گرفته شد که این ماهیان با وزن متوسط $27/2 \pm 0/98$ می‌توانند اسیدهای چرب 18:2n6 و 18:3n6 را به اسیدهای چرب 20:4n3 و 20:5n3 و 22:6n3 تبدیل کنند (Sener و همکاران، ۲۰۰۵).

ماهی تیلایا به اسیدهای چرب لینولئیک خانواده n-6 در جیره غذایی نیاز دارد (Takeuchi، ۱۹۸۳). تکمیل جیره غذایی ماهی تیلایا با روغن‌های گیاهی (سویا یا ذرت) غنی از 18: 2n-6 عملکرد رشد بهتری را نسبت به جیره‌های حاوی روغن‌های ماهی غنی از اسیدهای چرب 20:5n-3 به دست آورد (Takeuchi، ۱۹۸۳). بر اساس بررسی‌های انجام شده میزان HUFA n-3 در جیره غذایی ضروری بوده، به طوری که میزان حداقل ۰/۹٪ HUFA n-3 در جیره غذایی می‌تواند برای رشد بهینه و مصرف غذایی کارآمد ماهی‌های پهن ستاره‌ای جوان (*Platichthys stlatus*) توصیه می‌شود (Lee و همکاران، ۲۰۰۳).

همچنین منابع روغن گیاهی برای ماهی سیم سرطلایی و اثراتش بر روی سلامتی بررسی شد روغن ماهی صورت جزئی به وسیله روغن‌های گیاهی جایگزین شد و در نتیجه اگر تنها روغن‌های گیاهی ۶۰ درصد روغن ماهی جایگزین شوند شد و در نتیجه اگر تنها ۶۰ درصد روغن‌های گیاهی جایگزین روغن ماهی شوند، می‌تواند در ایجاد ایمنی

در لاشه تیمار دوم از جیره غذایی بیشتر است. بطوریکه این نتایج با بررسی‌های نیکزاد (۱۳۸۸) مطابقت دارد. همچنین در تحقیق دیگری با جایگزینی روغن ماهی توسط روغن گیاهی میزان SFA و PUFA (n-3) و EPA و DHA کاهش یافت و PUFA (n-6) به ویژه C18:2n6 افزایش یافت (Xu و همکاران، ۲۰۰۶).

اسیدهای چرب ضروری برای ماهی‌ها باید از طریق جیره تامین شود و تاس ماهیان توانایی طویل و غیر اشباع سازی اسیدهای چرب را دارند. تاس ماهیان می‌توانند اسید لینولئیک را به اسیدآراشیدونیک و همچنین اسید لینولئیک را به EPA و سپس DHA تبدیل کنند (افشار مازندران، ۱۳۸۱). بعضی از روغن‌های گیاهی شامل مقادیر قابل توجهی از اسیدهای چرب ضروری (n-3) و (n-6) هستند که بدن با استفاده از این دو می‌تواند همه اسیدهای چرب ضروری را بسازد (McKevith، ۲۰۰۵).

میزان روغن‌های سری HUFA در این پژوهش در تیمار دوم بیشتر از سایرین بوده و نشان می‌دهد که این اسیدهای چرب در روغن‌های گیاهی همانند بررسی‌های ابراهیمی (۱۳۸۳) بیشتر مشاهده می‌شود و همچنین تاثیر بسزایی در افزایش چربی کل در لارو تاس ماهی ایرانی دارد. نتایج مشابهی نیز در این زمینه توسط حافظیه (۱۳۸۸) ارائه گردید.

اسیدهای چرب HUFA، PUFA، اسیدآراشیدونیک، ایکوزاپنتانوئیک اسید (EPA)، دکوزاهگزانوئیک اسید (DHA) اسیدهای چرب ضروری در جیره غذایی ماهیان دریایی محسوب می‌شود (Montero و همکاران، ۲۰۰۵).

تحقیقات در مورد قابلیت استفاده از جیره‌های چربی درتاسماهی سفید (*A. transmontanus*) نشان داد که تاسماهی سفید تغذیه شده از منابع مختلف

و مقاومت استرس تاثیرگذار باشد (Montero و همکاران، ۲۰۰۳).

در یک جمع بندی کلی می توان گفت روغن ذرت به لحاظ دارا بودن اسید لینولنیک بسیار بالا که یک اسید چرب ضروری است، برای رشد ماهی مفید می باشد. روغن ماهی نیز به دلیل دارا بودن اسیدهای چرب ضروری تاثیر زیادی بر روی سلامتی ماهی دارد ولی از نظر اقتصادی پر هزینه می باشد. روغن آفتابگردان باعث تامین اسیدهای چرب غیراشباع و کاهش اسیدهای چرب اشباع می شود و می تواند بر رشد و بازماندگی ماهی تاثیر عمده و بهتری نسبت به سایر روغن های موجود داشته باشد. از نظر اقتصادی نیز مقرون به صرفه است و به علت کاهش اسیدهای چرب اشباع شده به هضم چربی کمک می کند و نیاز ماهی را به اسیدهای چرب چند غیر اشباعی سری

سال ششم، شماره چهارم، زمستان ۹۱
 PUFA (n-6) بر طرف می کند. با توجه به نتایجی که از تاثیر جیره های مختلف بر لاشه تاس ماهیان بدست آمد روغن ماهی به دلیل اینکه توانست پروتئین بیشتری را تامین کند سلامت ماهی را می تواند تامین کند ولی به دلیل ارزاتر و در دسترس بودن روغن هایی نظیر آفتابگردان و ذرت این روغن ها را می توان به صورت کوتاه مدت (حداکثر ۸ هفته) به جیره ماهی اضافه کرد.

تشکر و قدردانی

از جناب آقای دکتر محمد پورکاطمی ریاست محترم انیستیتو تحقیقات بین المللی دکتر دادمان تشکر و قدردانی می نمایم. همچنین از جناب آقای دکتر ملکی به خاطر همکاری شان در انجام آنالیز آزمایشگاهی نهایت تشکر و قدردانی را دارم.

منابع

1. ابراهیمی، ع. ۱۳۸۳. سطوح مختلف پروتئین و چربی بر رشد و کیفیت لاشه بچه ماهیان انگشت قد فیل ماهی و تاس ماهی ایرانی. رساله دکتری تخصصی شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، دانشکده شیلات و محیط زیست. ۱۱۳ص.
2. افشار مازندران، ن. ۱۳۸۱. راهنمای علمی تغذیه و نهاده های غذایی و دارویی آبزیان ایران. ۲۱۶ص
3. امیرخانی سرارودی، ا. ۱۳۸۲. اثر سطوح مختلف انرژی و پروتئین جیره غذایی روی رشد فیل ماهی جوان پایان نامه کارشناسی ارشد شیلات. دانشگاه گیلان. ۵۲ص
4. اویسی پور، م. ر. ۱۳۸۵. غنی سازی دافنی با روغن ماهی و ویتامین C و اثر آن بر رشد و بازماندگی و ترکیبات بدنی لارو تاسماهی ایرانی. رساله کارشناسی ارشد دانشگاه تربیت مدرس. ۱۶۵ص.
5. حافظیه، م. ۱۳۸۸. غنی سازی غذای زنده در بهبود بازسازی ذخایر ماهیان خاویاری. وزارت جهاد کشاورزی. انتقال یافته های علمی.
6. نیکزاد، م. ۱۳۸۸. اثرات جایگزینی سطوح مختلف روغن های گیاهی به جای روغن جانوری در جیره غذایی بر روند رشد و پروفیل اسیدهای چرب لاشه فیل ماهیان پرورشی. پایان نامه کارشناسی ارشد شیلات. دانشگاه آزاد لاهیجان.
7. میرنظامی ضیابری، س. ح. ۱۳۷۴. چربی ها و روغن های خوراکی. انتشارات مشهد. ۳۳۹ص.
8. AOAC (Assosiation of official Analitical Chemists). 1990. Official methods of analysis. 15th end. AOAC, Washington. Dc. USA.
9. Blanchard, G., Makombu, J.C., and Kestemont, P. 2008. Influence of different dietary 18:3n-3/18:2n-6 ratio on growth performance. Fatty acid composition and hepatic ultra-structure in Eurasian perch, *Perca fluviatilis*. Aquaculture 284, pp.144-150
10. Bransden, M.P., Carter, C.G., and Nichols, P.D. 2003. Replacement of fish oil with sunflower oil in feeds for Atlantic salmon (*Salmo salar*): Effect on growth performance, tissue fatty acid composition and disease resistance. Comp. Biochem. Physiol. 135(B): 611-625.
11. Caballero, M.J., Obach, A., Rosenlund, G., Montero D., Gisvold, M., and Izquierdo, M.S. 2002. Impact of different dietary Lipid sources on growth, Lipid digestibility, tissue fatty

- acid composition and histology of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Aquaculture*. 214: 253-271.
12. Conte, F.S., Doroshov, S.L., Lutes, P.B., and Strange, E.M. 1988. Hatchery manual for the white sturgeon (*Asipenser transmontanus*) with application to other North American Acipenseridae. Univ. Calif. Div. Agri. Net, Res. Oakland. CA. 104p.
 13. Drew, M.D., Gunkoya, A.E., Janz, D.M., and Van Kessel, A.G. 2007. Dietary influence of replacing fish meal and oil with canola protein concentrate and vegetable oils on growth performance, fatty acid composition and organ chlorine residues in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Aqua cultures*. 267:260-268.
 14. Dhert, Ph., Rombaut, G., Suantika, G., and Sorgeloos, P. 2001. Advancement of culture and manipulation techniques in Europe. *Aquaculture*, 200: 129-146.
 15. Furuita, H., K., and Takeuchi, T. 1999. Effect of different levels of eicosapentanoic acid and docosahexanoic acid in *Artemia* nauplii on growth, survival and stress tolerance of larvae of the Japanese flounder (*Paralichthys olivaceus*). *Aquaculture*. 170: 59-69.
 16. Grisdale-Helland, B., Shearer, K.D., Gatlin, D.M., and Helland, S.J. 2008. Effects of dietary protein and lipid Levels on growth, protein digestibility feed utilization and body composition of Atlantic cod (*Godus morhua*) *Aqua culture*, 283: 156-62.
 17. Hung, S.S.O. 1989. Choline requirement of hatchery juvenile white sturgeon (*Acipenser transmontanus*). *Aquaculture*. 78: 183-194.
 18. Lee, S.M., Lee, J.H., and Kim, K.D. 2003. Effect of dietary essential fatty acids on growth, body composition and blood chemistry of juvenile starry flounder (*Platichthys stellatus*). *Aquaculture*, 225: 269-281.
 19. Lovell, T. 1988. Nutrition and feeding of Published by Nostrand Reinhold. pp. 260.
 20. Martinez-Lioren, S., Vidal, A.T., Torres, M.P., and Cerda, M.J. 2007. Effect of dietary soybean oil concentration on growth, nutrient utilization and muscle fatty acid composition of gilthead sea bream (*Sparus aurata* L.). *Aquaculture*. 38:76-81
 21. Martino, R.C, Cyriuo, J.E.P., Portz, L., and Trugo, L.C. 2002. Performance and fatty acid composition of Surubim (*Pseudoplatystoma coruscans*) fed diets with animal and plant lipid. *Aqua culture*, 209: 233-246.
 22. McKevith, B., 2005. Nutritional aspects of oilseeds. *J. Nutr.*, 30:13-26.
 23. Montero, D., Kalinowaski, T., Obach, A., Robaina, L., Caballero, L.M.J., and Izquierdo, M.S. 2003. Vegetable lipid source for gilthead sea bream (*Sparus aurata*) effect on fish health.
 24. Montero, D., Robaina, L., Caballero, M.J., Ginés, R., and Izquierdo, M.S. 2005. Growth, feed utilization and flesh quality of European sea bass (*Dicentrarchus labrax*) fed diets containing vegetable oils: A time-course study on the effect of a re-feeding period with a 100% fish oil diet. *Aquaculture*, Vol. 248, pp.121-134.
 25. Sargent, J.R., McEvoy, L.A., and Bell, J.G. 1999. Requierments, presentation and source of poly unsaturated fatty acid in marine fish larvae feeds. *Aquaculture*, 177: 191-199.
 26. Sener, E., Yildiz, M., and Savas, E. 2005. Effect of dietary lipids on growth and fatty acid composition in Russian Sturgeon (*Acipenser guldenstaedtii*) juveniles. *J. Vet. Anim. Sci.*, 29: 1101-1107.
 27. Subhadra, B., Lochmann, R., Rawles, S., and Chen, R. 2006. Effect of dietary lipid source on the growth, tissue composition and hematological parameters of largemouth bass (*Micropterus salmoides*). *Aquaculture*, 255: 210-22.
 28. Takeuchi, T., Satoh, S., and Watanabe, T. 1983. Requirement of *Tilapia nilotica* for essential fatty acids, *Bull. Jpnn. Soc. Fish.* 49: 1127-1134.
 29. Webster, C.D., and Lim, C.E. 2002. Nutrient requirements and feeding of finfish for aquaculture. CAB International, CABI publishing. pp.418.
 30. Xu, R., Hung, S.S.D., and German, B.J. 1993. White sturgeon tissue fatty acid composition and affected by dietary lipids. *Journal of nutrition*, 123.
 31. Xue, M., Luo-Peng, G. 2006. Effects of six alternative lipid sources on growth and tissue fatty acids composition in Japanese sea bass (*Lateolabrax japonicas*). *Aqua culture*. 206-214.