

## بررسی مقاومت به استرس‌های شوری و فرمالین در پست لاروهای میگوی سفید هندی تغذیه شده از روتیفرهای غنی شده با اسیدهای چرب غیراشباع (DHA, EPA) و ویتامین C

مازیار یحیوی<sup>۱</sup>، قباد آذری تاکامی<sup>۲</sup> و غلامحسین وثوقی<sup>۲</sup>

### چکیده

تست‌های استرس به طور معمول در هچری‌های میگو جهت ارزیابی کیفیت پست لاروها (PL) در طی پرورش مورد استفاده قرار می‌گیرند. در این تحقیق لاروهای میگوی سفید هندی با ناپلی تازه تخم گشائی شده آرتمیا (تیمار شاهد)؛ روتیفرهای پرورش یافته روی جلبک کلرلا (تیمار ۱)، روتیفرهای غنی شده با امولسیون روغن کبد ماهی کاد (تیمار ۲) و روتیفرهای غنی شده با امولسیون روغن کبد ماهی کاد و ویتامین C (تیمار ۳) تغذیه گردیدند. به طوری که در مرحله PL1 در تست‌های استرس شوری (۱۰ و ۲۰ قسمت در هزار) بیشترین میزان بقا در تیمار ۳ (به ترتیب ۵۶/۶۶۷ و ۹۰/۰۰۰ درصد) مشاهده شد. بعد از آن تیمار ۲ (۴۳/۳۳۳ و ۷۶/۶۶۷ درصد) قرار داشته که با تیمار ۳ تفاوت معنی دار ( $P < 0/05$ ) داشت. اختلاف این دو تیمار با تیمارهای ۱ و شاهد نیز معنی دار بود. در تست فرمالین (۱۰۰ قسمت در میلیون) در این مرحله تفاوت معنی داری بین دو تیمار ۳ (۸۶/۶۶۷ درصد) و ۲ (۸۰/۰۰۰ درصد) که بالاترین میزان بقا را نشان دادند مشاهده نگردید، اما اختلاف آنها با تیمارهای ۱ (۶۰/۰۰۰ درصد) و شاهد (۵۳/۳۳۳ درصد) معنی دار بود. در مرحله PL5 نیز در تست‌های استرس شوری (۱۰ و ۲۰ قسمت در هزار) بالاترین میزان بقا در تیمار ۳ (۵۶/۶۶۷ و ۸۳/۳۳۳ درصد) مشاهده گردید و بعد از آن تیمار ۲ (۴۰/۰۰۰ و ۷۰/۰۰۰ درصد) قرار داشته که تفاوت آنها معنی دار ( $P < 0/05$ ) بود. در این مرحله میزان بقا در تیمار شاهد (۶۰/۰۰۰ و ۸۶/۶۶۷ درصد) با تیمار ۳ تفاوت معنی دار نداشته و با تیمارهای ۱ و ۲ دارای تفاوت معنی دار ( $P < 0/05$ ) بود. کمترین میزان بقا در تیمار ۱ (۵۶/۶۶۷ و ۲۶/۶۶۷ درصد) مشاهده شد. در تست استرس فرمالین (۱۰۰ قسمت در میلیون) در این مرحله بیشترین میزان بقا به ترتیب در تیمارهای شاهد، ۳ و ۲ (۷۶/۶۶۷، ۷۳/۳۳۳ و ۷۰/۰۰۰ درصد) مشاهده گردید که تفاوت معنی داری ما بین آنها دیده نشد. در صورتی که اختلاف این سه تیمار با تیمار ۱ (۵۳/۳۳۳ درصد) معنی دار بود.

واژه‌های کلیدی: تست استرس، پست لاروی، میگو، روتیفر، غنی سازی، اسیدهای چرب غیراشباع، ویتامین C

۱. دانشجوی دکتری شیلات، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات، تهران

۲. استادان بهداشت و بیماری‌های آبزیان، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه تهران

## مقدمه

یکی از روش‌های مناسب جهت ارزیابی کیفیت پست لاروهای میگوهای خانواده پنائیده که به سادگی نیز در هجری‌ها قابل انجام است استفاده از استرس‌های محیطی از جمله استرس شوری می‌باشد (۲، ۱۵، ۲۸ و ۳۱). دهرت و همکاران (۸) در سال ۱۹۹۲ استفاده از تست‌های استرس را به عنوان یک ابزار در ارزیابی کیفیت لارو ماهیان و سخت پوستان پیشنهاد نموده‌اند. همچنین عده‌ای از پژوهندگان گزارش کرده‌اند که پست لاروهایی که در شرایط تست‌های استرس بقا بالاتری از خود نشان می‌دهند دارای کیفیت بهتری می‌باشند (۱۱، ۲۸ و ۳۰). چندین مطالعه شامل جیره‌های غذایی با میزان فراوان اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره جهت بازماندگی بالاتر لاروها در تست‌های استرس در مرحله پست لاروی گزارش و پیشنهاد شده است (۱۴، ۱۶، ۲۸ و ۳۱).

افزایش بقای لاروها در تست‌های استرس شوری به سبب شرایط فیزیولوژیکی بهتر که تحت تاثیر وضعیت تغذیه‌ای به‌ویژه اثرات اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره روی مکانیسم‌های تنظیم اسمزی می‌باشد قرار دارد. که نتیجه افزایش پاسخ در مکانیسم‌های تنظیم اسمزی به ویژه فعالیت پمپ  $Na^+/K^+ - ATPase$  موجود در آبشش‌ها می‌باشد (۳۲)، زیرا اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره موجود در جیره‌های غذایی بر روی ترکیب اسیدهای چرب بافت‌های مختلف بدن به‌ویژه بر آبشش‌ها اثر می‌گذارند. اختلاف در تناسب اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره با اسیدهای چرب اشباع شده غشاهای سلولی، فعالیت پمپ  $Na^+/K^+ - ATPase$  را تحت تأثیر قرار می‌دهند (۲۵). گزارش شده است که اسیدهای چرب آزاد می‌توانند بر فعالیت این پمپ در *Artemia salina* اثر بگذارند (۲۱). به‌علاوه، ترکیب لیپیدی غشاهای سلولی می‌تواند مستقیماً بر روی نفوذپذیری آبشش‌ها نیز اثر گذارند (۱، ۱۸ و ۳۲). بنابراین، پست لاروهایی که در معرض شوری قرار می‌گیرند می‌توانند نسبت اسیدهای چرب حاضر در غشاهای سلولی را به عنوان اولین قدم برای کاهش نفوذ پذیری اصلاح نمایند. ترکیب

اسیدهای چرب غشاهای سلولی موجود در آبشش‌ها را می‌توان توسط جیره‌های غذایی اصلاح نمود و این تغییرات بر مکانیسم‌های تنظیم اسمزی و در نهایت بر بازماندگی لاروها در یک تست استرس شوری مؤثر می‌باشند (۲۴ و ۳۳). دیگر تست‌های استرس نیز مانند در معرض قرار گرفتن با فرمالین، ترکیبی از دما و شوری پایین و اکسیژن محلول کم جهت مراحل پست لاروی به‌کار گرفته می‌شوند (۴، ۹، ۱۳ و ۳۰).

ویتامین C نیز بر بسیاری از فعالیت‌های بیولوژیکی آبزیان تأثیر مثبت دارد (۱۲ و ۲۹). وودوارد (۳۴) در سال ۱۹۹۴ گزارش کرده است که ویتامین C موجب افزایش مقاومت در برابر باکتری‌های بیماری‌زا و استرس‌های محیطی می‌گردد. از آنجایی که اکثر موجودات قادر به سنتز اسید آسکوربیک (AA) از اسید گلوکونیک می‌باشند، اما بر اساس مطالعات انجام شده مشخص گردیده که سخت پوستان از جمله میگوها فاقد آنزیم اکسیداز گلوکونولاکتون ضروری برای اولین مرحله از این بیوسنتز می‌باشند (۶)، بنابراین، آنها به ذخایر این ویتامین در غذاها وابسته هستند. بنابراین به منظور تأمین ویتامین C مورد نیاز لاروهای میگوهای پرورشی که در شروع تغذیه میبایستی از غذاهای زنده استفاده نمایند، غنی‌سازی این غذاها یکی از فرایندهای ضروری در به‌کارگیری آنها می‌باشد (۶، ۱۹ و ۲۰).

از آنجایی که پرورش میگو در مرحله لاروی بسیار حساس و مهم بوده و اغلب تلفات عمده‌ای در این مرحله دیده می‌شود، بنابراین یکی از مواردی که می‌تواند به افزایش رشد و بازماندگی لاروی‌های میگو کمک نماید دقت در رساندن مواد غذایی غنی‌تر در تغذیه آنها می‌باشد. روتیفر از جمله غذاهای زنده ایست که در اغلب مزارع پرورش میگوی سایر کشورها مورد استفاده قرار می‌گیرد و غنی‌سازی روتیفر با ویتامین C و اسیدهای چرب غیر اشباع (EPA, DHA) می‌تواند سبب افزایش فاکتورهای رشد و بازماندگی و ایجاد مقاومت در برابر استرس‌های محیطی لاروی‌های میگو گردد (۵). روتیفر بنا به خصوصیتی که دارد از اهمیت ویژه‌ای در آبی‌پروری برخوردار است که از آن‌جمله می‌توان به سرعت تکثیر و رشد

امولسیون قابل مصرف آماده شود (۸). این امولسیون به مدت یک هفته در یخچال قابل نگهداری خواهد بود. میزان به‌کارگیری امولسیون روغن ۱۵۰ - ۲۵۰ قسمت در میلیون با توجه به تراکم روتیفرها (۲۰۰ - ۳۰۰ عدد در میلی لیتر) تعیین گردید. روتیفرها پس از ۱۲ ساعت غنی سازی، برداشت و شستشو شده و جهت تغذیه لاروها به کار گرفته شدند.

هم‌چنین جهت غنی‌سازی روتیفرها با ویتامین C از آسکوربیل پالمیتات با توجه به خاصیت پایداری و چربی دوست بودن آن به عنوان مکمل این ویتامین استفاده شد. روش تغلیظ امولسیون خودبخودی با استفاده از آسکوربیل پالمیتات یکی از بهترین روش‌ها در غنی‌سازی روتیفرها می‌باشد (۲۲). بنابراین بدین منظور اقدام به تهیه امولسیون ۲۰ درصدی آسکوربیل پالمیتات گردید. برای تهیه امولسیون ابتدا ۲۰ گرم آسکوربیل پالمیتات را به ۵۰ سی سی روغن کبد ماهی کاد و ۵۰ سی سی آب ولرم اضافه و توسط همزن برقی مخلوط گردید. هم‌چنین حدود ۳ - ۵ سی سی پلی سوربات سدیم به آن مخلوط اضافه و مجدداً اقدام به هم‌زدن آنها کرده تا قطرات ریز روغن تشکیل گردد. سپس این امولسیون قابل استفاده گردید. میزان و زمان غنی‌سازی با این امولسیون در حدود ۰/۶ گرم به ازای هر لیتر آب و به مدت ۱۲ ساعت بود. به‌طوری‌که در نهایت امولسیونی حاوی آسکوربیل پالمیتات به همراه روغن کبد ماهی کاد در اختیار روتیفرها قرار گرفت.

## ۲. پرورش لارو

به علت غیرقابل پیش بینی بودن تخم‌ریزی مولدین، تخم‌های مورد نیاز جهت شروع آزمایش از ۳ مولد مختلف از مرکز تکثیر و بازسازی ذخایر آبزیان کلاهی تأمین و استفاده گردید. به‌طوری‌که ناپلی‌های تازه تخم‌گشائی شده میگوی سفید هندی تا رسیدن به مرحله زوآ (I) در همان مخازن ۳۰۰ لیتری تخم‌ریزی نگهداری شده و سپس از مرحله زوآ (II) در سطل‌های پلاستیکی ۲۰ لیتری که از قبل آب فیلتر شده دریا با شوری

فوق‌العاده زیاد آنها، اندازه کوچک (۷۰ تا ۳۳۰ میکرون)، حرکت نسبتاً ملایم، ریزه خوار بودن، کافی بودن ترکیبات غذایی و اقتصادی بودن تولید آنها اشاره نمود که می‌تواند جایگزین مناسبی برای آرتمیا باشد. بنابراین با توجه به موارد ذکر شده در این تحقیق سعی گردید که از روتیفر غنی شده در مراحل پرورش لاروی میگوی سفید هندی استفاده شده و نتایج آن در مقایسه با آرتمیا بررسی شود.

## مواد و روش‌ها

### ۱. پرورش و غنی‌سازی روتیفر

روتیفرهای (*Brachionus plicatilis*) مورد نیاز جهت تغذیه لاروی میگوی سفید هندی ابتدا در ظروف ۱/۵ و سپس ۲۰ لیتری کشت داده شده و در نهایت جهت تولید انبوه به مخازن فایبرگلاس ۳۰۰ لیتری و ۴ تنی در فضای آزاد انتقال داده شده و با جلبک‌های کلرلا و تتراسلمیس تغذیه شدند. پس از افزایش تعداد روتیفرها در ظروف پرورشی به حدود ۲۰۰ - ۳۰۰ روتیفر در میلی‌لیتر، آنها را به ظروف ۱/۵ لیتری انتقال داده و بر اساس روش دهرت (۷) غنی‌سازی کرده و متناسب با تیمارها مورد استفاده قرار گرفتند.

جهت غنی‌سازی روتیفرها از جلبک‌های حاوی مقادیر بالای اسیدهای چرب ضروری مانند: جلبک کلرلا و امولسیون روغن تهیه شده از روغن کبد ماهی کاد که سرشار از اسیدهای چرب غیراشباع بلند زنجیره (HUFA) می‌باشند استفاده گردید. تراکم جلبک کلرلا جهت غنی‌سازی در حدود  $5 \times 10^6$  سلول در میلی لیتر در نظر گرفته شد. جهت تهیه امولسیون روغن برای غنی‌سازی روتیفرها از روغن کبد ماهی کاد که محصول شرکت Seven Seas انگلستان می‌باشد استفاده شد. امولسیون حاصل شامل مخلوطی از آب دریا (۱۰۰ میلی لیتر)، روغن کبد ماهی کاد (۵ میلی لیتر) و زرده تخم مرغ (۱ گرم) بوده و هم‌چنین مولتی ویتامین و ویتامین E نیز بترتیب در حدود ۰/۵ و ۰/۱ درصد وزن یا حجم مخلوط روغن اضافه شده و سپس به مدت ۲ دقیقه توسط همزن به خوبی مخلوط گشته تا به صورت

و لاروی های تغذیه شده در هر مرحله به طور منظم اقدام به نمونه برداری گردید. نمونه های برداشت شده تا زمان آنالیزهای مربوطه در دمای ۳۰- درجه سانتی گراد در فریزر جهت آنالیز متیل استر اسیدهای چرب به روش لیپاژوروی (۱۷) و اسید آسکوربیک به روش نلیس و همکاران (۲۳) نگه داری و سپس بدین منظور به آزمایشگاه انتقال داده شدند. در آزمایشگاه ابتدا استر اسیدهای چرب مربوطه تهیه و سپس به دستگاه گاز کروماتوگرافی (GC) از نوع Shimadzu - 8A با ستون FID تزریق گردید و برای تعیین میزان اسید آسکوربیک نیز از دستگاه کروماتوگرافی مایع با کارایی بالا (HPLC) استفاده شد (۳، ۱۷ و ۲۳).

#### ۵. آنالیزهای آماری

میزان اسیدهای چرب و اسید آسکوربیک غذاهای مختلف مورد آزمایش و لاروهای تغذیه شده و همچنین درصد بقا لاروها در تست های استرس شوری و فرمالین تحت آنالیز واریانس یک طرفه (ANOVA) قرار گرفته و سپس توسط آزمون چند دامنه ای دانکن، اختلافات در بین آنها در سطح (۰/۰۵) تعیین گردید. همه آنالیزها با استفاده از برنامه های EXCEL، STATGRAPH و SPSS انجام گرفت.

#### نتایج

۱. میانگین اسیدهای چرب ایکوزاپنتانوئیک (EPA)، دکوزاهگزانوئیک (DHA)، نسبت های EPA/DHA و ۶-n/۳-n (نسبت اسیدهای چرب خانواده ۳-n به ۶-n موجود در پروفیل اسیدهای چرب استخراج شده که اسیدهای چرب عمده آن شامل: اسید لینولینیک (۳-n) ۱۸:۳، ایکوزاپنتانوئیک اسید (۳-n) ۲۰:۵؛ دکوزاهگزانوئیک اسید (۳-n) ۲۲:۶، آراشیدونیک اسید (۶-n) ۲۰:۴ و اسید لینوئیک (۶-n) ۱۸:۲ می باشند) مربوط به غذاهای مختلف در جدول ۱ ارائه گردیده است.

۳۰ - ۳۲ قسمت در هزار که هوادهی نیز در آن برقرار بوده و به میزان ۱۵ لیتر آبگیری شده بودند به نسبت ۱۰۰ لارودر لیتر ذخیره سازی شدند. از این مرحله لاروها از روتیفرها و ناپلی های آرتیمیا بر اساس تیمارهای طراحی شده بلافاصله بعد از آماده سازی در تراکم ۵ - ۲۰ عدد در میلی لیتر بر حسب مرحله لاروی و چهار ساعت یکبار (۶ نوبت در روز) تا مرحله PL5 تغذیه گردیدند. این ظروف در چهار تیمار و برای هر تیمار ۳ تکرار در قالب یک طرح کاملاً تصادفی به شرح ذیل آماده شده و با تیمارهای غذایی مورد نظر پرورش داده شدند.

۱. تیمار شاهد - لاروهای تغذیه شده از ناپلی های تازه تخم گشایی شده آرتیمیا (روش جاری هجری های میگو)
۲. تیمار ۱ آزمایش - لاروهای تغذیه شده از روتیفرهای پرورش یافته بر روی جلبک کلرلا
۳. تیمار ۲ آزمایش - لاروهای تغذیه شده از روتیفرهای غنی شده با امولسیون روغن کبد ماهی کاد
۴. تیمار ۳ آزمایش - لاروهای تغذیه شده از روتیفرهای غنی شده با امولسیون روغن کبد ماهی کاد و آسکوربیل پالمیتات

#### ۳. تست های استرس

تست های استرس شوری و فرمالین در مرحله PL1 و PL5 بر روی لاروهای تغذیه شده با تیمارهای غذایی مورد آزمایش اجرا گردید. بدین منظور ۳۰ لارو از هر تکرار مربوط به هر تیمار برداشت نموده و در تشت های کوچک و مجدداً در ۳ تکرار ۳۰ تائی در معرض شوری های ۱۰ و ۲۰ قسمت در هزار و فرمالین ۱۰۰ قسمت در میلیون به مدت ۶۰ دقیقه قرار گرفتند (۱۵، ۱۶ و ۲۶). در پایان هر مرحله تلفات لاروها شمارش و ثبت شده و درصد بقا محاسبه گردید.

#### ۴. آنالیزهای بیوشیمیایی

جهت مشخص شدن پروفیل و مقدار اسیدهای چرب (بر حسب میلی گرم / گرم وزن خشک) و میزان اسید آسکوربیک (بر حسب میکروگرم / گرم وزن خشک) در تیمارهای غذایی

جدول ۱. میانگین اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره (mg / g DW) در غذایی متفاوت

n - 3 / n - 6	DHA / EPA	DHA	EPA	غذاهای مختلف
۴/۲۳۰ ± ۱۳۰۰ <sup>a</sup>	۰/۰۱۰ ± ۰/۰۰ <sup>b</sup>	۰/۱۰۰ ± ۰/۰۰ <sup>c</sup>	۸/۰۰ ± ۰/۵۲۰ <sup>a</sup>	آرتیمیا (شاهد)
۱/۸۴۰ ± ۰/۳۲۰ <sup>b</sup>	۰/۰۵۰ ± ۰/۰۰ <sup>b</sup>	۰/۴۰۰ ± ۰/۰۵۰ <sup>c</sup>	۸/۳۰۰ ± ۱/۲۰۰ <sup>a</sup>	روتیفر + جلبک (۱)
۱/۶۷۰ ± ۰/۱۴۰ <sup>bc</sup>	۰/۶۵۰ ± ۰/۰۷۰ <sup>a</sup>	۲/۸۰۰ ± ۰/۳۰۰ <sup>a</sup>	۴/۳۰۰ ± ۰/۰۲۰ <sup>b</sup>	روتیفر + روغن (۲)
۱/۴۴۰ ± ۰/۰۹۰ <sup>c</sup>	۰/۷۲۰ ± ۰/۰۹۰ <sup>a</sup>	۲/۱۹۰ ± ۰/۳۸۰ <sup>b</sup>	۳/۰۳۰ ± ۰/۱۵۰ <sup>c</sup>	روتیفر + روغن + ویتامین (۳)

( میانگین ± انحراف معیار . اعداد در یک ستون با حروف متفاوت دارای اختلاف معنی‌دار هستند ( P < ۰/۰۵ ) )

( تعداد نمونه‌ها در هر گروه n = ۳ می‌باشد )

۵/۷ میلی گرم / گرم وزن خشک) تفاوت معنی‌داری نداشت. هم‌چنین میزان DHA نیز در بین تیمارها دارای تفاوت معنی‌دار بوده و بیشترین آن در تیمار ۲ ( ۱/۵ میلی گرم / گرم وزن خشک) مشاهده شد و با تیمار شاهد ( ۰/۰۶ میلی گرم / گرم وزن خشک) دارای تفاوت معنی‌دار ( P < ۰/۰۵ ) بود. نسبت DHA / EPA نیز در بین تیمارها دارای تفاوت معنی‌دار بوده و بیشترین میزان آن نسبت در تیمار ۳ (۰/۵۴) مشاهده گردید که با تیمار شاهد (۰/۰۱) دارای تفاوت معنی‌داری ( P < ۰/۰۵) بود. یکی دیگر از نسبت‌هایی که در این تحقیق مورد توجه قرار گرفته نسبت n - ۳ / n - ۶ می‌باشد. این نسبت نیز در بین تیمارها دارای تفاوت معنی‌داری با یکدیگر بوده به طوری که بیشترین میزان این نسبت در تیمار ۱ (۳/۴۸) مشاهده شد که با تیمار شاهد (۴/۷۸) تفاوت معنی‌داری ( P < ۰/۰۵) داشت.

در مرحله PL5 نیز میزان EPA در بین تیمارهای مختلف دارای تفاوت معنی‌دار ( P < ۰/۰۵) می‌باشد. به طوری که بیشترین میزان آن در تیمار ۱ ( ۴/۳ میلی گرم / گرم وزن خشک) بوده که با تیمار شاهد ( ۴/۳ میلی گرم / گرم وزن خشک) دارای تفاوت معنی‌داری نبود. هم‌چنین میزان DHA نیز در بین تیمارهای مختلف دارای تفاوت معنی‌دار بوده و بیشترین میزان آن در تیمار ۲ ( ۲/۵ میلی گرم / گرم وزن خشک ) مشاهده گردید که با تیمار شاهد ( ۰/۰۷ میلی گرم / گرم وزن خشک) دارای تفاوت معنی‌دار ( P < ۰/۰۵) بود. نسبت DHA / EPA نیز در

میزان EPA در بین غذاهای متفاوت دارای تفاوت معنی‌دار بوده و بیشترین مقدار آن مربوط به غذای ۱ ( ۸/۳ میلی گرم / گرم وزن خشک) می‌باشد که با غذای شاهد ( ۸/۰ میلی گرم / گرم وزن خشک ) تفاوت معنی‌داری ( P < ۰/۰۵ ) نداشت. از طرفی مقدار DHA نیز در بین غذاهای متفاوت دارای تفاوت معنی‌دار بوده و بیشترین میزان آن مربوط به غذای شماره ۲ ( ۲/۸ میلی گرم / گرم وزن خشک) بود که با غذای شاهد ( ۰/۱ میلی گرم / گرم وزن خشک) اختلاف معنی‌دار ( P < ۰/۰۵) داشت. نسبت DHA / EPA نیز در بین غذاهای مختلف دارای تفاوت معنی‌دار بوده و بیشترین مقدار این نسبت در غذای شماره ۳ ( ۰/۷۲ ) مشاهده گردید که با غذای شاهد ( ۰/۰۱ ) دارای تفاوت معنی‌دار ( P < ۰/۰۵) بود. هم‌چنین نسبت n - ۳ / n - ۶ نیز در بین غذاهای متفاوت دارای تفاوت معنی‌دار بوده و بیشترین میزان آن در غذای شاهد ( ۴/۲۳ ) مشاهده شد که اختلاف آن با غذاهای ۳ ( ۱/۴۴ ) ، ۲ ( ۱/۶۷ ) و ۱ ( ۱/۸۴ ) معنی‌دار ( P < ۰/۰۵) بود.

۲. میانگین اسیدهای چرب ایکوزاپنتانوئیک (EPA)، دکوزاهگزانوئیک (DHA)، نسبت‌های DHA / EPA و n - ۳ / n - ۶ در بافت لاروهای میگو در مراحل PL1 و PL5 در جدول ۲ مشاهده می‌گردد. همان‌طور که مشاهده می‌شود در مرحله PL1 میزان EPA در بین تیمارهای مختلف دارای تفاوت معنی‌دار ( P < ۰/۰۵) بود. بیشترین میزان آن در تیمار ۱ ( ۵/۸ میلی گرم / گرم وزن خشک ) بوده که با تیمار شاهد

جدول ۲. میانگین اسیدهای چرب غیراشباع بلند زنجیره (mg / g DW) در بافت لاروهای میگو در مراحل PL1 و PL5

تیماها	EPA	DHA	DHA / EPA	n - 3 / n - 6
مرحله PL1				
تیما شاهد	۵/۷ ± ۰/۱ <sup>a</sup>	۰/۰۶ ± ۰/۰۱ <sup>c</sup>	۰/۰۱ ± ۰/۰۰ <sup>c</sup>	۴/۷۸ ± ۰/۳۳ <sup>a</sup>
تیما ۱	۵/۸ ± ۰/۱ <sup>a</sup>	۰/۱۵ ± ۰/۰۱ <sup>c</sup>	۰/۰۲ ± ۰/۰۱ <sup>c</sup>	۳/۴۸ ± ۰/۳۵ <sup>b</sup>
تیما ۲	۳/۳ ± ۰/۰۱ <sup>b</sup>	۱/۵ ± ۰/۰۵ <sup>a</sup>	۰/۴۵ ± ۰/۰۱ <sup>b</sup>	۲/۹۱ ± ۰/۰۷ <sup>c</sup>
تیما ۳	۲/۴ ± ۰/۱۵ <sup>c</sup>	۱/۳ ± ۰/۱۱ <sup>b</sup>	۰/۵۴ ± ۰/۰۱ <sup>a</sup>	۲/۶۸ ± ۰/۰۲ <sup>c</sup>
مرحله PL5				
تیما شاهد	۴/۳ ± ۰/۱ <sup>a</sup>	۰/۰۷ ± ۰/۰۱ <sup>d</sup>	۰/۰۲ ± ۰/۰۱ <sup>c</sup>	۳/۴۴ ± ۰/۲۳ <sup>a</sup>
تیما ۱	۴/۳ ± ۰/۱ <sup>a</sup>	۰/۳۶ ± ۰/۰۱ <sup>c</sup>	۰/۰۸ ± ۰/۰۱ <sup>c</sup>	۳/۸۵ ± ۱/۲۵ <sup>a</sup>
تیما ۲	۲/۱ ± ۰/۰۵ <sup>b</sup>	۲/۵ ± ۰/۱ <sup>a</sup>	۱/۱۹ ± ۰/۰۲ <sup>b</sup>	۱/۸۶ ± ۰/۱۵ <sup>b</sup>
تیما ۳	۱/۳ ± ۰/۰۵ <sup>c</sup>	۲/۱ ± ۰/۰۶ <sup>b</sup>	۱/۶ ± ۰/۱ <sup>a</sup>	۲/۱۸ ± ۰/۲۱ <sup>b</sup>

( میانگین ± انحراف معیار . اعداد در یک ستون با حروف متفاوت دارای اختلاف معنی دار هستند ( P < ۰/۰۵ ) )

( تعداد نمونه‌ها در هر گروه n = ۳ می‌باشد. )

جدول ۳. میانگین اسید اسکوربیک ( μg / g DW ) در غذاهای متفاوت

غذاهای مختلف	Mean ± SD
آرتیمیا ( غذای شاهد )	۵۲۰/۰۰ ± ۱۰/۰۰ <sup>c</sup>
روتیفر + جلبک ( غذای ۱ )	۷۸۰/۰۰ ± ۱۰/۰۰ <sup>b</sup>
روتیفر + روغن ( غذای ۲ )	۴۵۰/۰۰ ± ۱۰/۰۰ <sup>d</sup>
روتیفر + روغن + ویتامین ( غذای ۳ )	۱۸۶۰/۰۰ ± ۲۰/۰۰ <sup>a</sup>

( میانگین ± انحراف معیار . اعداد در یک ستون با حروف متفاوت دارای اختلاف معنی دار هستند ( P < ۰/۰۵ ) )

( تعداد نمونه‌ها در هر گروه n = ۳ می‌باشد. )

۳. میزان اسید اسکوربیک ( برحسب میکروگرم / گرم وزن خشک ) غذاهای مختلف مورد آزمایش در جدول ۳ نشان داده شده است. مقایسه میانگین‌ها (جدول ۳) نشان داد که غذاهای آزمایشی تفاوت معنی داری از نظر میزان اسید اسکوربیک با یکدیگر داشتند. به طوری که بیشترین میزان آن مربوط به غذای شماره ۳ ( ۱۸۶۰ میکروگرم / گرم وزن خشک ) بوده و با غذای

بین تیمارها دارای تفاوت معنی دار بوده و بیشترین میزان این نسبت در تیمار ۳ ( ۱/۶ ) مشاهده شد که با تیمار شاهد ( ۰/۰۲ ) تفاوت معنی دار ( P < ۰/۰۵ ) داشت. نسبت n - ۳ / n - ۶ نیز در این مرحله در بین تیمارها دارای تفاوت معنی دار بوده و بیشترین میزان در تیمار ۱ ( ۳/۸۵ ) مشاهده گردید که با تیمار شاهد ( ۳/۴۴ ) دارای تفاوت معنی دار نبود.

جدول ۴. میانگین اسید آسکوربیک ( $\mu\text{g/g DW}$ ) در بافت لاروهای میگو تغذیه شده با غذاهای متفاوت در مراحل PL5 و PL1

تیمارها	مرحله PL1	مرحله PL5
تیمار شاهد	$450/000 \pm 10/000^c$	$413/333 \pm 5/773^c$
تیمار ۱	$710/000 \pm 10/000^b$	$670/000 \pm 10/000^b$
تیمار ۲	$383/333 \pm 5/773^d$	$353/333 \pm 5/773^d$
تیمار ۳	$1636/670 \pm 5/773^a$	$1560/000 \pm 10/000^a$

( میانگین  $\pm$  انحراف معیار . اعداد در یک ستون با حروف متفاوت دارای اختلاف معنی دار هستند ( $P < 0/05$ ) )  
( تعداد نمونه‌ها در هر گروه  $n = 3$  می باشد. )

شاهد (۵۲۰ میکروگرم / گرم وزن خشک ) دارای تفاوت معنی دار ( $P < 0/05$ ) بود.

۴. میزان اسید آسکوربیک ( میکرو گرم / گرم وزن خشک ) در بافت لاروهای میگو تغذیه شده با غذاهای مختلف در مراحل PL5 و PL1 در جدول ۴ ارائه گردیده است. در مرحله PL1 میزان اسید آسکوربیک در بین تیمارها دارای تفاوت معنی دار با یکدیگر بوده و بیشترین میزان مربوط به تیمار ۳ (۱۶۳۶/۶۷۰ میکروگرم / گرم وزن خشک ) بود که با تیمار شاهد (۴۵۰ میکروگرم / گرم وزن خشک ) تفاوت معنی دار ( $P < 0/05$ ) داشت. در مرحله PL5 نیز میزان اسید آسکوربیک در بین تیمارها دارای تفاوت معنی داری با یکدیگر بوده و بیشترین میزان در تیمار ۳ ( ۱۵۶۰ میکروگرم / گرم وزن خشک ) مشاهده شد که با تیمار شاهد ( ۴۱۳/۳۳۳ میکروگرم / گرم وزن خشک ) دارای تفاوت معنی دار ( $P < 0/05$ ) بود.

۵. میانگین درصد بقای لاروها در مرحله PL1 در تست شوری ۱۰ و ۲۰ قسمت در هزار و فرمالین ۱۰۰ قسمت در میلیون در زمان ۶۰ دقیقه در جداول ۵ ارائه گردیده است. میانگین بقای لاروها در تست استرس شوری ۱۰ قسمت در هزار در بین تیمارها دارای تفاوت معنی داری با یکدیگر بوده و بیشترین آن در تیمار ۳ (۵۶/۶۶۷ درصد) مشاهده گردید که با تیمار شاهد (۳۳/۳۳۳ درصد) دارای تفاوت معنی دار ( $P < 0/05$ ) بود. در تست استرس شوری ۲۰ قسمت در هزار نیز در بین تیمارها

تفاوت معنی دار دیده شد. به نحوی که بیشترین بقا در تیمار ۳ (۹۰/۰۰ درصد) وجود داشته که با تیمار شاهد (۵۶/۶۶۷ درصد) دارای تفاوت معنی دار ( $P < 0/05$ ) بود. در تست استرس فرمالین در این مرحله نیز تفاوت معنی دار در بین تیمارها مشاهده گردید. در این تست استرس بیشترین بقا در تیمار ۳ ( ۸۶/۶۶۷ درصد) دیده شد که با تیمار شاهد ( ۵۳/۳۳۳ درصد) تفاوت معنی دار ( $P < 0/05$ ) داشت .

۶. میانگین درصد بقای لاروها در مرحله PL5 در تست شوری ۱۰ و ۲۰ قسمت در هزار و در فرمالین ۱۰۰ قسمت در میلیون در زمان ۶۰ دقیقه در جداول شماره ۵ ارائه گردیده است. در این مرحله نیز در تست استرس شوری ۱۰ قسمت در هزار در بین تیمارها تفاوت معنی دار مشاهده گردید. که بیشترین بقا در تیمار شاهد (۶۰ درصد) وجود داشته که با تیمار آزمایشی ۳ (۵۶/۶۶۷ درصد) تفاوت معنی دار نداشت. در حالی که تفاوت تیمار شاهد با تیمارهای ۱ (۲۶/۶۶۷ درصد) و ۲ (۴۰/۰۰ درصد) معنی دار ( $P < 0/05$ ) بود. در تست استرس شوری ۲۰ قسمت در هزار نیز در بین تیمارها تفاوت معنی دار دیده شد که بیشترین میزان بقا در تیمار شاهد (۸۶/۶۶۷ درصد) مشاهده گردید که با تیمار ۳ (۸۳/۳۳۳ درصد) دارای تفاوت معنی دار نبود. اما تیمار شاهد با تیمارهای ۱ (۵۶/۶۶۷ درصد) و ۲ (۷۰/۰۰ درصد) تفاوت معنی دار ( $P < 0/05$ ) داشت. در تست استرس فرمالین ۱۰۰ قسمت در میلیون نیز در بین تیمارها

جدول ۵. میانگین بقا لاروها ( درصد ) در مراحل PL1 و PL5 درتست‌های استرس شوری و فرمالین

تیمارها	مرحله PL1 ( Mean ± SD )	مرحله PL5 ( Mean ± SD )
شوری ۱۰ قسمت در هزار		
تیمار شاهد	۳۳/۳۳۳ ± ۵/۷۷۳ <sup>c</sup>	۶۰/۰۰۰ ± ۱۰/۰۰۰ <sup>a</sup>
تیمار ۱	۳۰/۰۰۰ ± ۰/۰۰۰ <sup>c</sup>	۲۶/۶۶۷ ± ۵/۷۷۳ <sup>c</sup>
تیمار ۲	۴۳/۳۳۳ ± ۵/۷۷۳ <sup>b</sup>	۴۰/۰۰۰ ± ۰/۰۰۰ <sup>b</sup>
تیمار ۳	۵۶/۶۶۷ ± ۵/۷۷۳ <sup>a</sup>	۵۶/۶۶۷ ± ۵/۷۷۳ <sup>a</sup>
شوری ۲۰ قسمت در هزار		
تیمار شاهد	۵۶/۶۶۷ ± ۵/۷۷۳ <sup>c</sup>	۸۶/۶۶۷ ± ۵/۷۷۳ <sup>a</sup>
تیمار ۱	۶۳/۳۳۳ ± ۵/۷۷۳ <sup>c</sup>	۵۶/۶۶۷ ± ۵/۷۷۳ <sup>c</sup>
تیمار ۲	۷۶/۶۶۷ ± ۵/۷۷۳ <sup>b</sup>	۷۰/۰۰۰ ± ۰/۰۰۰ <sup>b</sup>
تیمار ۳	۹۰/۰۰۰ ± ۱۰/۰۰۰ <sup>a</sup>	۸۳/۳۳۳ ± ۵/۷۷۳ <sup>a</sup>
فرمالین ۱۰۰ قسمت در میلیون		
تیمار شاهد	۵۳/۳۳۳ ± ۵/۷۷۳ <sup>b</sup>	۷۶/۶۶۷ ± ۵/۷۷۳ <sup>a</sup>
تیمار ۱	۶۰/۰۰۰ ± ۱۰/۰۰۰ <sup>b</sup>	۵۳/۳۳۳ ± ۱۱/۵۴۷ <sup>b</sup>
تیمار ۲	۸۰/۰۰۰ ± ۰/۰۰۰ <sup>a</sup>	۷۰/۰۰۰ ± ۱۰/۰۰۰ <sup>a</sup>
تیمار ۳	۸۶/۶۶۷ ± ۵/۷۷۳ <sup>a</sup>	۷۳/۳۳۳ ± ۵/۷۷۳ <sup>a</sup>

( میانگین ± انحراف معیار . اعداد در یک ستون با حروف متفاوت دارای اختلاف معنی‌دار هستند ( P < ۰/۰۵ ) )

( تعداد تکرار در هر گروه n = ۳ می باشد )

پست لاروهای میگوهای پرورشی با جیره های غذایی متفاوت به کار گرفته می شوند (۲۷). به طور معمول، جیره های غذایی که سبب رشد و بقا بالاتر در پست لاروها می شوند منجر به افزایش مقاومت آنها به تست های استرس نیز می گردند (۱۰، ۱۴، ۲۶، ۲۸ و ۳۶). آذری تاکامی و همکاران (۱) نشان دادند که تغذیه بچه میگوهای سفید هندی با آرتمیای غنی شده با اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره از خانواده امگا سه (n-3HUFA)

تفاوت معنی دار دیده شد که بیشترین بقا در تیمار شاهد (۷۶/۶۶۷ درصد) مشاهده گردید که با تیمار ۳ (۷۳/۳۳۳ درصد) و ۲ (۷۰/۰۰۰ درصد) تفاوت معنی دار نداشت در حالی که تفاوت آن با تیمار ۱ (۵۳/۳۳۳ درصد) معنی دار (P < ۰/۰۵) بود .

### بحث و نتیجه گیری

تست های استرس شوری به طور معمول در ارزیابی کیفیت



غنی سازی تیمار ۳ با آسکوربیل پالمیتات بوده که میزان اسید آسکوربیک آن (۱۶۳۶/۶۷۰ میکروگرم / گرم وزن خشک) بوده در صورتی که در تیمار ۲ میزان آن (۳۸۳/۳۳۳ میکروگرم / گرم وزن خشک) ثبت گردیده است. بنابراین با توجه به خاصیت همیاری (synergistic) ویتامین C، مشاهده می‌گردد که درصد بقا در تیمار ۳ به طور معنی‌داری بیشتر از تیمار ۲ می‌باشد. تیمارهای ۱ و شاهد نیز به علت عدم غنی‌سازی و میزان کم اسید چرب DHA و نسبت DHA / EPA دارای کمترین درصد بقا هستند. در تست استرس شوری (۲۰ قسمت در هزار) در مرحله PL1 نیز بیشترین بقا در تیمار ۳ (۹۰/۰۰ درصد) و بعد در تیمار ۲ (۷۶/۶۶۷ درصد) رویت گردید که به سبب غنی‌سازی آنها می‌باشد. کمترین بقا در تیمارهای ۱ (۶۳/۳۳۳ درصد) و شاهد (۵۶/۶۶۷ درصد) ثبت شد. در تست استرس فرمالین (۱۰۰ قسمت در هزار) نیز بیشترین بقا در تیمارهای ۳ (۸۶/۶۶۷ درصد) و ۲ (۸۰/۰۰ درصد) وجود داشته و کمترین آن در تیمارهای ۱ (۶۰/۰۰ درصد) و شاهد (۵۳/۳۳۳ درصد) مشاهده گردید. در این مرحله (PL1) تیمارهای ۲ و ۳ به علت غنی‌سازی با اسیدهای چرب غیر اشباع و ویتامین C درصد بقای بالاتری از خود نشان می‌دهند. همچنین این تیمارها از نظر اندازه نیز مناسب‌تر از تیمار شاهد در این مرحله می‌باشند.

در مرحله PL5 نیز بیشترین بقا در تست استرس شوری (۱۰ قسمت در هزار) در تیمارهای شاهد (۶۰/۰۰ درصد) و ۳ (۵۶/۶۶۷ درصد) مشاهده گردید و بین این دو تیمار تفاوت معنی‌داری دیده نشد. تیمار ۳ توسط اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره و ویتامین C غنی‌سازی شده است. در این مرحله تیمار شاهد به جهت اندازه مناسب‌تر سبب رشد و بقا بالاتر لاروها شده که در نتیجه در تست‌های استرس نیز درصد بقا بالاتری نشان می‌دهد. بعد از دو تیمار بالا به ترتیب تیمارهای ۲ (۴۰/۰۰ درصد) و ۱ (۲۶/۶۶۷ درصد) قرار دارند که با یکدیگر و با دو تیمار بالاتر سطح (P < ۰/۰۵) دارای اختلاف معنی‌دار می‌باشند. بقای تیمار ۲ به جهت غنی‌سازی

موجب افزایش مقاومت آنها در برابر تنش اسمزی و یا تنش شوری می‌شود. به طوری که در این تحقیق بچه میگوهای تغذیه شده با آرتیمیا ارومیانی حاوی ۳۳/۸ میلیگرم بر گرم وزن خشک آرتیمیا n-3HUFA نسبت به بچه میگوهای تغذیه شده با آرتیمیا با سطح ۳ - ۲/۸ میلیگرم بر گرم وزن خشک آرتیمیا n-3HUFA در برابر تنش شوری مقاومت بیشتری داشته‌اند به نحوی که تفاوت آنها معنی‌دار (P < ۰/۰۱) بوده است. همچنین در مطالعه ریس و همکاران (۲۸) پست لاروهای مرحله ۱۰ میگوی ببری سیاه (*P.monodon*) تغذیه شده با آرتیمیا غنی شده با اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره از خانواده امگا سه نسبت به بچه میگوهای تغذیه شده با آرتیمیا غنی نشده در برابر استرس اسمزی (شوری ۰ در هزار یا آب شیرین) مقاومت بیشتری داشته‌اند (P < ۰/۰۵). نتایج مشابهی توسط وتر و همکاران (۳۵) در افزایش مقاومت پست لاروهای مرحله ۱۰ میگوی سفید غربی (*Litopenaeus vannamei*) تغذیه شده با آرتیمیا حاوی سطوح بالای از اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره گزارش شده است. از طرف دیگر، در یک بررسی به اثبات رسیده است که پست لاروهای *Litopenaeus vannamei* تغذیه شده با میزان بالایی از ویتامین C (معادل ۲۰۰۰ میلی گرم اسید آسکوربیک در هر کیلوگرم جیره غذایی) نسبت به تست استرس شوری (۰ قسمت در هزار در مدت یک ساعت) مقاومت بیشتری از خود نشان داده‌اند به طوری که تلفات در این گروه ۱۰ درصد بوده اما گروهی که در جیره غذایی آنها اسید آسکوربیک وجود نداشت میزان تلفات ۶۷ درصد ثبت گردیده است.

در این مطالعه که تست استرس شوری (۱۰ قسمت در هزار) در مرحله PL1 اجرا گردید، بیشترین بقا در تیمار ۳ (۵۶/۶۶۷ درصد) و بعد در تیمار ۲ (۴۳/۳۳۳ درصد) مشاهده شد، که افزایش بقا در این دو تیمار به سبب غنی‌سازی آنها با اسیدهای چرب غیر اشباع بوده به طوری که بیشترین میزان DHA و نسبت DHA / EPA نیز مربوط به تیمارهای ۲ و ۳ می‌باشد (جدول ۲). تفاوت معنی‌دار این دو تیمار در سطح (P < ۰/۰۵) مربوط به

مشکل تر بوده و آنها غذاهای بزرگ تر را می پسندند. به طوری که تیمار شاهد که همان ناپلی های تازه تخم گشایی شده آرتمیا (بزرگ تراز ۳۸۰ میکرون) بوده به جهت اندازه بزرگ تر از تیمارهای آزمایشی که روتیفرها (کوچک تراز ۳۳۰ میکرون) هستند در مرحله پرورشی PLS مناسب تر می باشند.

### سپاسگزاری

بدین وسیله از زحمات بی دریغ آقایان دکتر محمد صدیق مرتضوی معاون تحقیقاتی پژوهشکده اکولوژی خلیج فارس و دریای عمان، مهندس سعید مسندانی معاون تکثیر و پرورش آبزیان شیلات هرمزگان، مهندس منصور آزاد کارشناس ارشد شیلات هرمزگان و کلیه پرسنل مرکز تکثیر و بازسازی ذخایر آبزیان کلاهی که در اجرای این تحقیق ما را یاری نمودند قدردانی می گردند.

با اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره بالاتر از تیمار ۱ می باشد. در تست استرس شوری (۲۰ قسمت در هزار) در این مرحله نیز بیشترین بقا در تیمارهای شاهد (۸۶/۶۶۷ درصد) و ۳ (۸۳/۳۳۳ درصد) رویت گردید که با هم دارای تفاوت معنی داری نیستند. در اینجا نیز غنی سازی تیمار ۳ و اندازه مناسب تر تیمار شاهد منجر به افزایش بقا در آنها شده است. بعد از آنها تیمارهای ۲ (۷۰/۰۰ درصد) و ۱ (۵۶/۶۶۷ درصد) قرار داشته که اختلاف آنها معنی دار است. هم چنین با دو تیمار قبلی نیز تفاوت معنی داری دارند. تیمار ۱ به علت عدم غنی سازی کمترین بقا را نشان داد. در تست استرس فرمالین (۱۰۰ قسمت در هزار) بیشترین درصد بقا در تیمارهای شاهد، ۳ و ۲ مشاهده گردید که تفاوت معنی داری با یکدیگر ندارند، اما تفاوت آنها با تیمار ۱ که کمترین درصد بقا را دارد معنی دار است. در مرحله PLS به غیر از غنی سازی تیمارها، اندازه آنها نیز بر بقا لاروها تأثیر دارد. زیرا با افزایش اندازه لاروهای پرورشی دسترسی به غذاهای کوچک تر

### منابع مورد استفاده

- آذری تاکامی، ق.، ا. طبیعی، م. شکوری و ن. آق. ۱۳۸۴. تأثیر اسیدهای چرب بلند زنجیره امگا ۳ در افزایش مقاومت بچه میگوهای سفید هندی در برابر تنش اسمزی. منابع طبیعی ایران ۵۸ (۱): ۴۵۵-۴۶۶.
- Abi - ayad, S.-M.E.-A., C. Melard and P. Kestemont. 1997. Effects of n-3 fatty acids in Eurasian Perch broodstock diet on egg fatty acid composition and larvae stress resistance. *Aquaculture. Int.* 5: 161 - 168.
- Alvarez, A. L., I. S. Racotta, O. Arjona and E. Palacios. 2004. Salinity stress test as a predictor of survival during growout in pacific white shrimp (*Litopenaeus vannamei*). *Aquaculture* 237: 237 - 249.
- Bligh, E. G. and W. J. Dyer. 1959. A rapid method of total lipid extraction and purification. *Can. J. Biochem. Physiol.* 37: 911 - 917.
- Cliford, H. C. 1992. Marine shrimp pond management: a review. PP. 110 - 137. *In*: J. Wyban (Ed.), *Proceeding of the special session on shrimp farming*. The World Aquaculture Society, Baton Rouge, Belgium.
- Coutteau, P. and P. Sorgeloos. 1997. Manipulation of dietary lipids, fatty acids and vitamins in zooplankton culture. *Freshwater Biol.* 38: 501 - 512.
- Dabrowski, K. and J. H. Blom. 1994. Ascorbic acid deposition in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) eggs and survival of embryos. *Comp. Biochem. Physiol.* 108A: 129 - 135.
- Dherf P. 1996. Rotifers. PP. 49 - 78. *In*: P. Sorgeloos and P. Lavens (Eds.), *Manual on the Production and Use of Live Food for aquaculture*. Fisheries technical paper No. 361. Food and Agriculture Organization of the United Nations, Rome.
- Dherf P., P. Lavens and P. Sorgeloos. 1992. Stress evaluation a tool for quality control of hatchery produced shrimp and fish fry. *Aquaculture. Europ.* 17: 6 - 10.
- Fegan, D. F. 1992. Recent developments and issues in the penaeid shrimp hatchery industry. PP. 55 - 70. *In*: J. Wyban (Ed.), *Proceeding of the Special Session on Shrimp Farming*. The World Aquaculture Society, Baton Rouge, Belgium.

11. Gallardo, P. P., E. Alfonso, G. Gaxiola, L. A. Soto and C. Rosas. 1995. Feeding schedule for *Penaeus setiferus* larvae based on diatoms (*Chaetoceros ceratosporum*), flagellates (*Tetraselmis chuii*) and *Artemia* nauplii. *Aquaculture* 131: 239 – 252.
12. Gapsin R. S. J., R. Bombeo, P. Lavens, P. Sorgeloos and H. Nelis. 1998. Enrichment of live food with essential fatty acids and vitamin C: effects on milkfish (*Chanos chanos*) larval performance. *Aquaculture*, 162: 269 – 286.
13. Halver, E. J. 1989. *Fish Nutrition*. 2<sup>nd</sup> ed., Academic Press Inc., San Diego, New York Boston, London, Sydney, Tokyo, Toronto, PP. 798.
14. Iberra, A. M., E. Palacios, C. I. Perez - Rostro, J. L. Ramirez, R. Hernandez - Herrera and I. S. Racotta. 1998. Effect of family variance for resistance to low oxygen and low salinity of pacific white shrimp, *Penaeus vannamei*, postlarvae. World Aquaculture Society, Las Vegas, USA.
15. Kontara, E. K. M. 1997. Nutritional requirements of penaeid shrimp postlarvae for essential fatty acids, phospholipids and vitamin C. PhD thesis, University of Ghent, Belgium.
16. Kontara, E., P. Lavens and P. Sorgeloos. 1997. Dietary effects of DHA/EPA on culture performance and fatty acid composition of *Penaeus monodon* postlarvae. PP. 204 – 208. In: P. Lavens, E. Jaspers and I. Roeland (Eds.), *Larvi 95 Fish and Shellfish Larviculture Symposium*. European Aquaculture Society, Ghent, Belgium.
17. Kumlu, M. and D. A. Jones. 1995. Salinity tolerance of hatchery – reared postlarvae of *Penaeus indicus*. *Aquaculture* 130: 287 – 296.
18. Lavens, P. and P. Sorgeloos. 2000. Experiences on importance of diet for shrimp postlarval quality. *Aquaculture* 191: 169 – 176.
19. Lepage, G. and C. C. Roy. 1984. Improved recovery of fatty acid through direct transesterification without prior extraction or purification. *J. Lipid Res.* 25: 1391 – 1396.
20. Mantel, L. H. 1985. Neurohormonal integration of osmotic and ionic regulation. *Amer. Zool* 25: 253– 263.
21. Merchie, G., E. Kontara, P. Lavens, R. Robles, K. Kurmaly and P. Sorgeloos. 1998. Effect of vitamin C and astaxanthin on stress and disease resistance of postlarval tiger shrimp *penaeus monodon* (Fabricius), *Aquaculture Res.* 29: 579 – 585.
22. Merchie, G., P. Lavens and P. Sorgeloos. 1997. Optimization of dietary vitamin C in fish and crustacean larvae: A review. *Aquaculture* 155: 165 – 181.
23. Morohashi, M., K. Tsuchiya, T. Mita and M. Kawamura. 1991. Identification of (Na,K) ATPase inhibitor in brine shrimp, *Artemia salina*, as long – chain fatty acids. *Comp. Biochem. Physiol.* 161B: 69 – 72.
24. Mourente, G. and A. Rodriguez. 1997. Effects of salinity and dietary DHA (22:6n-3) content on lipid composition and performance of *Penaeus kerathurus* postlarvae. *Mar. Biol.* 128: 289 – 298.
25. Nelis, H., G. Merchie, P. Lavens, P. Sorgeloos and A. De Leenheer. 1997. Liquid chromatographic determination of vitamin C in aquatic organisms. *J. Chromatographic Sci.* 35: 337 – 341.
26. Palacios, E., A. Bonilla, A. Perez, I. S. Racotta and R. Civera. 2004. Influence of highly nunsaturated fatty acids on the responses of white shrimp (*Litopenaeus vannamei*) postlarvae to low salinity. *J. Experimental Marine Biol. and Ecol.* 299: 201 – 215.
27. Poon, R., J. M. Richards and W. R. Clark. 1981. The relationship between plasma membrane lipid composition and physical – chemical properties: II. Effect of phospholipid fatty acid modulation on plasma membrane physical properties and enzymatic activities. *Biochim. Biophys. Acta* 649: 58 – 66.
28. Racotta, I. S., E. Palacios, R. Hernandez-Herrera, A. Bonilla, C. I. Perez -Rostro and J. L. Ramirez. 2004. Criteria for assessing larval and postlarval quality of pacific white shrimp (*Litopenaeus vannamei* Boone). *Aquaculture* 233: 181 – 195.
29. Racotta, I. S., E. Palacios and A. M. Ibarra. 2003. Shrimp larval quality in relation to broodstock condition. *Aquaculture* 227: 107 – 130.
30. Rees, J. F., K. Cure, S. Piyatiratitivorakul, P. Sorgeloos and P. Menasveta. 1994. Highly unsaturated fatty acid requirements of *Penaeus monodon* postlarvae: an experimental approach based on *Artemia* enrichment. *Aquaculture* 122: 193 – 207.
31. Ruff, N., P. Lavens, J. Z. Huo, P. Sorgeloos, H. J. Nelis and A. De Leenheer. 2001. Antioxidant effect of dietary tocopherol and ascorbic acid on growth and survival of *Litopenaeus vannamei* postlarvae. *Aquaculture Intern.* 9: 115 – 126.
32. Samocha, T. M., H. Guajardo, A. L. Lawrence, F. L. Castille, M. Speed, D. A. Mckee and K. I. Page. 1998. A simple stress test for *penaeus vannamei* postlarvae. *Aquaculture* 165: 233 – 242
33. Tackaert, W., P. Abelin, P. Leger and P. Sorgeloos. 1992. Stress resistance as a criterium to evaluate quality of postlarval shrimp reared under different feeding procedures. PP. 393 – 403. In: J. Pessoa (Ed.), *proc. III simposio Brasileiro sobre cultivo de camarao*, MCR Aquaculture, Brasil,

34. Tocher, D. R., J. D. Castell, J. R. Dick and J. R. Sargent. 1995. Effects of salinity on the fatty acid composition of total lipid and individual glycerophospholipid classes of Atlantic salmon (*Salmo salar*) and turbot (*Scophthalmus maximus*) cells in culture. *Fish Physiol. Biochem.* 14: 125 – 137.
35. Towle, D. W. 1981. Role of  $\text{Na}^+ + \text{K}^+$  - ATPase in ionic regulation by marine and estuarine animals. *Mar. Biol. Lett.* 2: 107 – 122.
36. Woodward, B. 1994. Dietary vitamin requirements of cultured young fish, with emphasis on quantitative estimates for salmonids. *Aquaculture* 124: 133 – 168.
37. Wouters, R., A. V.Hauwaert, E. Naessens, X. Ramos, A. Pedrazzoli and P. Lavens. 1997. The effect of dietary n-3 HUFA and 22:6 n-3 / 20:5 n-3 ratio on white shrimp larvae and postlarvae. *Aquaculture Intern.* 5: 113 – 126.