

مقاله علمی-ترویجی

غذاهای زنده در تغذیه لارو ماهیان آکواریومی

محمد حسین خانجانی^{*}، ابراهیم جمالدینی^۱

*m.h.khanjani@ujiroft.ac.ir

۱-گروه علوم و مهندسی شیلات، دانشکده منابع طبیعی، دانشگاه جیرفت، جیرفت، کرمان، ایران

تاریخ پذیرش: آذر ۱۳۹۹

تاریخ دریافت: مهر ۱۳۹۹

چکیده

در مراکز تکثیر، استفاده از غذاهای زنده به‌ویژه در اولین تغذیه برای لارو ماهیان آکواریومی حائز اهمیت است. غذاهای زنده مهم که در صنعت آبی‌پروری ماهیان آکواریومی استفاده می‌شوند بیشتر شامل روتیفرها در دو نوع کوچک با اندازه ۵۰-۱۱۰ میکرون و بزرگ با اندازه ۲۰۰-۱۰۰ میکرون، آرتمیا و کپه‌پود می‌باشند. لارو ماهیان آکواریومی دریایی عمدتاً از کپه‌پودها تغذیه می‌کنند اما دستورالعمل تولید کپه‌پودها به عنوان غذای زنده در مراکز تکثیر به‌خوبی توسعه نیافته است چون مصرف غذا و سیستم گوارشی کپه‌پودها متفاوت از سایر غذاهای زنده نظیر روتیفر و آرتمیا می‌باشد. کپه‌پودها به لحاظ ارزش غذایی ارزشمند هستند به‌طوری که حاوی اسیدهای چرب غیراشباع بلند زنجیره نظیر ایکوزاهگزانوئیک اسید، دیکوزا هگزانوئیک اسید و آراشیدونیک اسید هستند. روتیفرها و ناپلی آرتمیا به لحاظ میزان اسیدهای چرب غیراشباع بلند زنجیره، فقیر هستند که لازم است غنی‌سازی گردند و کیفیت تغذیه‌ای آنها را می‌توان از طریق غنی‌سازی بهبود داد. در مطالعه حاضر به اهمیت غذاهای زنده در تغذیه لارو ماهیان آکواریومی پرداخته می‌شود.

کلمات کلیدی: غذاهای زنده، تغذیه، ماهیان آکواریومی، لارو

مقدمه

ماهیان در آکواریوم بیش از سه قرن بخصوص در اروپا از اوایل قرن هفدهم نگهداری می‌شوند. پرورش لارو بسیاری از گونه های ماهیان آکواریومی به دسترسی به غذاهای زنده (اعم از گیاهی و جانوری) بستگی دارد (Malla and Banik, 2015). اگرچه اخیراً پیشرفت‌هایی در تولید خوراک‌های مصنوعی برای لارو ماهیان آکواریومی صورت گرفته است، اما تغذیه اکثر گونه‌ها هنوز در مراحل اولیه زندگی به غذاهای زنده متکی است. غذاهای زنده علاوه بر ارزش غذایی، به دلیل حرکات شنا در ستون آب، شکار آن برای لارو جذابیت داشته و قابلیت هضم و جذب راحتی دارند (Bengtson, 2007). غذاهای زنده برای رشد آبری پرورش یافته به‌ویژه دوره لاروی به دلیل هضم و جذب آسان ضروری هستند. این غذاها تاثیر نامطلوبی بر کیفیت آب ندارند و مواد مغذی لازم مثل اسیدهای چرب و اسیدهای آمینه را برای رشد فراهم می‌کنند (Radhakrishnan et al., 2020). بیشترین غذاهای زنده‌ای که در پرورش ماهیان آکواریومی مورد استفاده قرار می‌گیرند شامل میکروجلبک‌ها، انواع روتیفرها (*Brachionus sp.*)، آرتمیا (*Artemia sp.*)، کپه‌پودها و آنتن منشعب‌های آب شیرین (*Daphnia sp.* و *Moina sp.*) هستند. میکروجلبک‌ها معمولاً به عنوان غذا برای پرورش سایر موجودات زنده غذایی در روش تانک سبز استفاده می‌شوند. میکروجلبک‌ها اثرات مفیدی بر رفتار تغذیه‌ای لارو، عملکرد هضم، ارزش غذایی و کیفیت آب دارند (Radhakrishnan et al., 2020). داشتن دانش مناسب در رابطه با نیازهای غذایی لارو ماهی به تهیه جیره غذایی مناسب کمک می‌کند. جیره مناسب منجر به افزایش کیفیت لارو و نیز توسعه و فعالیت مناسب آنزیم‌های گوارشی و هضم و جذب ترکیبات غذایی میکرو را برای لارو بهبود می‌دهد (Kolkovski, 2001). در هجری‌ها برای پرورش لارو ماهیان آب شیرین غذاهای فرموله شده استفاده می‌شود، اما در مراحل اولیه لاروی ماهیان دریایی غذاهای زنده به عنوان منبع اصلی تغذیه محسوب می‌شوند (Cahu and Zambonino Infante, 2001). در طول مراحل اولیه رشد لاروی خوراک‌های با پروتئین غنی شده برای رشد و توسعه بهتر ضروری می‌باشد. غذاهای کنتسانتره به دلیل عدم بالانس کامل مواد مغذی برای رشد موفقیت‌آمیز لارو دارای

محدودیت هستند. غذاهای زنده برای رشد لاروی ماهیان آب شیرین و شور به دلیل قابلیت هضم بالا، ارزش غذایی مناسب و فراهم کردن بالانس غذایی نسبت به خوراک های فرموله شده مناسب‌ترند (Koven et al., 2001). لارو ماهیان آب شور در پرورش متراکم به غذاهای زنده از قبیل ناپلی آرتمیا، روتیفرها و کپه پودها نیاز دارند اما برخی از مواد مغذی برای عملکرد بهتر رشد لارو ماهی در این غذاهای زنده کم می‌باشد که بایستی غنی‌سازی صورت گیرد (Rajkumar and Kumaraguru vasagam, 2006). غذاهای زنده نقش مهمی در صنعت آبری پروری ایفاء می‌کنند. هنگام استفاده از غذاهای زنده نظیر روتیفر و آرتمیا برای گونه‌های دریایی، لازم است در اسیدهای چرب غیراشباع بلند زنجیره آنها غنی‌سازی صورت گیرد تا منجر به بهبود رشد و بقاء لارو گردد. اما کپه‌پودها از ارگانسیم‌های زئوپلانکتونی هستند که به لحاظ اسیدهای چرب غیراشباع غنی‌تر می‌باشند. استفاده از کپه‌پودها در تغذیه ماهیان آکواریومی به‌ویژه دریایی منجر به بهبود بقاء و عملکرد رشد می‌گردد (Radhakrishnan et al., 2020). در مطالعه حاضر، به اهمیت و کیفیت غذاهای زنده در تغذیه لارو ماهیان آکواریومی و غنی‌سازی آنها پرداخته می‌شود و غذاهای زنده مهم از قبیل روتیفرها، آرتمیا و کپه پودها مورد بررسی قرار خواهند گرفت.

روتیفرها

در سال‌های ۱۹۶۰ محققان ژاپنی روتیفر را به عنوان غذای زنده با ارزش برای تغذیه مراحل اولیه پرورش ماهی معرفی کردند (Dhert et al., 2001). روتیفر به عنوان اولین زئوپلانکتون برای تغذیه لارو ماهی استفاده می‌شود. روتیفر در دو نوع کوچک با اندازه ۱۱۰-۵۰ میکرون و بزرگ با اندازه ۲۰۰-۱۰۰ میکرون متناسب با سایز دهان لارو استفاده می‌شوند (Maruyama et al., 1997). اندازه کوچک، توانایی ماندن در ستون آب، تولید مثل زیاد، توانایی پرورش در شرایط متراکم و در حجم بالا روتیفر را به عنوان طعمه‌ای مناسب برای لارو اکثر ماهیان معرفی کرده است. تاکنون حدود ۲۵۰۰ گونه روتیفر در آبهای شیرین و دریایی شناسایی شده است. آنها می‌توانند دامنه دمایی ۳۱-۱۵ درجه سانتی‌گراد را تحمل کنند اما اپتیمم آن دمایی ۲۵

کپه پودها

کپه پودها زئوپلانکتون‌های رایجی هستند که در اکوسیستم آبهای لب شور و شیرین یافت می‌شوند. کپه پودها حدود ۶۰۰۰ گونه از سخت‌پوستان را شامل می‌شوند و دارای شنای آزاد و اهمیت اکولوژیک بالایی در زنجیره غذایی هستند. آنها نقش مهمی در رژیم غذایی ماهیان و سخت‌پوستان دارند.

از سال ۱۹۸۰ کپه پود در پرورش لارو ماهی استفاده شده است (Schipp, 2006). کپه پودها را می‌توان در مراحل مختلف زندگی شامل تخم، ناپلی، پیش بالغ و بالغ به عنوان غذای زنده برای آبزی‌پرورش یافته استفاده نمود (Drillet et al., 2011). مطالعات مختلف گزارش کرده‌اند که کپه پودها نسب به روتیفر و آرتیمیا برتر هستند و به دلیل ارزش غذایی بالاتر نیازهای غذایی لارو را برآورده می‌کنند (Hamre et al., 2008) و فعالیت آنزیم‌های گوارشی لارو را بهبود می‌دهند (Conceição et al., 2010). کپه پودها شامل مقادیر بالایی از اسیدهای چرب ضروری (DHA, EPA, ARA) هستند که عملکرد رشد و بقاء لارو را بهبود می‌دهند (Wilcox et al., 2006). همچنین سایر مطالعات نشان داده است که کپه پودها حاوی مقادیر بالایی از کاروتنوئیدها، پروتئین‌ها، ویتامین‌ها و مواد معدنی مثل مس و منگنز هستند که تاثیر مثبتی بر عملکرد دوره لاروی ماهی می‌گذرانند (Karlsen et al., 2015). با این حال، کپه پودها به دلیل سازش پذیری کمتر در شرایط آزمایشگاهی در هجری‌های پرورش ماهی، کمتر مورد استفاده قرار می‌گیرند. گونه‌های کمی از کپه پودها به طور انبوه کشت شده و به عنوان غذای زنده در صنعت آبزی‌پروری استفاده شده است (Alajmi and Zeng, 2014).

مطالعات متعدد گزارش کرده‌اند که گونه‌های کپه پود شامل سیکلوپوئید (Cyclopoida)، کالانوئید (Calanoida) و هارپکتیکوئید (Harpacticoida)، گونه‌های مناسبی برای استفاده در هجری‌های آب شیرین و دریا (Drillet et al., 2011; Mahjoub et al., 2013) به‌ویژه برای تولید ماهیان تزئینی دریایی (DiMaggio et al., 2017; Pereira-) هستند. تکنولوژی پرورش کپه پود در سال‌های اخیر توسعه یافته و تمایل به استفاده از گونه‌های کپه پود در هجری‌های لارو ماهیان آکواریومی دریایی نیز افزایش یافته است به طوری که کپه پودهای دریایی

سانتی‌گراد می‌باشد (Ludwig, 1993). جنس *Brachionus* مهم‌ترین جنس از خانواده Brachionidae است که شامل گونه دریایی (*Brachionus plicatilis*) و آب شیرین (*Brachionus rotundiformis*) می‌باشد (Hagiwara et al., 2001) که به عنوان غذای زنده مناسب در صنعت آبزی‌پروری شناخته می‌شوند (Maruyama et al., 1997). روتیفرهای دریایی به طور گسترده به عنوان غذای زنده در صنعت پرورش لارو ماهیان دریایی و سخت‌پوستان در سرتاسر جهان استفاده می‌شوند. گونه‌های آب شیرین *Brachionus calyciflorus* و *Brachionus rubens* نیز برای پرورش لارو ماهیان آکواریومی آب شیرین استفاده می‌شود. اخیراً تقاضا برای روتیفر در صنعت آبزی‌پروری به دلیل توسعه تکنولوژی پرورش لارو ماهی رو به افزایش می‌باشد (Radhakrishnan et al., 2020).

آرتیمیا

آرتیمیا به عنوان یکی از غذاهای زنده است که به طور گسترده در آبزی‌پروری ماهیان و سخت‌پوستان استفاده می‌شود. آنها به طور معمول میگوی آب شور Brine shrimp یا Sea monkeys نامیده می‌شوند (Radhakrishnan et al., 2020). گونه‌های *Artemia salina* و *Artemia franciscana* از گونه‌های رایج مورد استفاده در صنعت آبزی‌پروری می‌باشند. تغذیه لارو با ناپلی آرتیمیا سبب بهبود عملکرد رشد و بقاء می‌گردد (Kadhar et al., 2014). ناپلی آرتیمیا به عنوان منبع غذایی مناسب برای لارو آبزیان شناخته شده است، اما به لحاظ اسیدهای چرب ضروری کاملاً غنی نمی‌باشد که بایستی غنی‌سازی گردد. عملکرد رشد و بقاء ماهی تغذیه شده با ناپلی آرتیمیای غنی شده با اسیدهای چرب ضروری بالاتر می‌باشد (Navarro et al., 2014) و سطوح بالاتری از اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره (HUFA) شامل ایکوزا پنتانوئیک اسید (EPA, 20:5n-3) و دکوزاهگزانوئیک اسید (DHA, 22:6 n-3) را فراهم می‌کند (Smith et al., 2002).

(2010) می‌شود.

غذای زنده در تغذیه لارو

در مطالعه Tsuzuki و Côtres (۲۰۱۲) تاثیر غذاهای زنده مختلف بر بقاء و عملکرد رشد ماهی آکواریومی barber goby (*Elacatinus figaro*) مورد بررسی قرار گرفت. سه گروه غذای زنده شامل ۱- روتیفر *Brachionus* sp (۱۰ فرد در هر میلی‌لیتر) به همراه مژه‌دار *Euplotes* sp. (۱۰ فرد در هر میلی‌لیتر) غنی‌سازی شده با اسیدهای چرب، ۲- روتیفر غنی‌سازی شده (۱۰ فرد در هر میلی‌لیتر) به همراه ناپلی کپه پود (۱۰ فرد در هر میلی‌لیتر) و ۳- روتیفرهای غنی‌سازی شده (۲۰ فرد در هر میلی‌لیتر) در نظر گرفته شد. ۱۰ روز بعد از هچ، میزان بازماندگی لارو در جیره روتیفر به همراه ناپلی کپه پود بالاتر (۴۱/۱ درصد) از سایر جیره‌ها بدست آمد. همچنین میزان رشد در این جیره نسبت به سایر جیره‌ها (۵/۷ میلی‌متر) بیشتر بود. لاروهای تغذیه شده با غذای زنده مژه‌دار نتیجه رضایت‌بخشی نشان نداد. در پایان بیان گردید که حضور ناپلی کپه پود در جیره غذایی لارو *E. figaro* منجر به بهبود عملکرد رشد و بقاء می‌گردد. نتایج استفاده از غذاهای زنده در تغذیه لارو ماهیان آکواریومی در جدول ۱ ارائه شده است.

به‌ویژه کالانوئیدها به عنوان یک غذای زنده ایده‌آل برای لارو ماهیان استفاده می‌شود (Camus *et al.*, 2009; Alajmi *et al.*, 2015). ناپلی کپه پود دامنه سایزی ۶۰-۵۰ میکرون دارد که به لحاظ اندازه نسبت به روتیفر و آرتمیا برای لارو ماهیان آکواریومی که دارای دهان کوچک می‌باشند، مناسب‌ترند. کپه پود در تغذیه لارو ماهیان Pacific blue tang (*Callan et al.*, 2017) yellow tang (DiMaggio *et al.*, 2018) و millet butterfly (*Degidio et al.*, 2018) استفاده شده است. کپه پودیت‌ها و کپه پودهای بالغ به لحاظ اندازه بزرگترند که به طور موفقیت‌آمیز در تغذیه لاروهای بزرگتر استفاده می‌شوند (Leu *et al.*, 2015).

کپه پودها نسبت به روتیفر و آرتمیا دارای ارزش غذایی بالاتری هستند. آنها به طور طبیعی به لحاظ اسیدهای چرب غیراشباع بلند زنجیره شامل ایکوزاهگزانوئیک اسید، دیکوزاهگزانوئیک اسید و آراشیدونیک اسید غنی‌ترند که این اسیدهای چرب برای رشد و توسعه لارو ضروری هستند (Sato *et al.*, 2009). استفاده از کپه پودها در تغذیه لارو ماهیان آکواریومی آب شور منجر به بهبود رشد (Leu *et al.*, 2015)، بقاء (Zeng *et al.*, 2018) و دگرذیسی (Olivotto *et al.*, 2018)

جدول ۱: غذاهای زنده مورد استفاده در پرورش لارو ماهیان آکواریومی

نام انگلیسی ماهی	نام علمی	غذای زنده مورد استفاده	منبع
Barber goby	<i>Elacatinus figaro</i>	روتیفر <i>Brachionus rotundiformis</i>	Majoris <i>et al.</i> , 2018
Red head goby	<i>Elacatinus puncticulatus</i>	روتیفرهای <i>Brachionus plicatilis</i> <i>Brachionus rotundiformis</i> به همراه مژه دار دریایی <i>Euplotes</i>	Pedrazzani <i>et al.</i> , 2014
Cleaner goby	<i>Gobiosoma evelynae</i>	مژه دار دریایی <i>Euplotes</i> روتیفر <i>Brachionus rotundiformis</i> و ناپلی آرتمیا	Olivotto <i>et al.</i> , 2005
Blue banded Goby	<i>Lythrypnus dalli</i>	ناپلی آرتمیا و ناپلی کپه پود <i>Parvocalanus crassirostris</i>	Archambeault <i>et al.</i> , 2016
Cinnamon clown fish	<i>Amphiprion melanopus</i>	ناپلی آرتمیا و روتیفر <i>Brachionus plicatilis</i>	Arvedlund <i>et al.</i> , 2000
False percula clown fish	<i>Amphiprion ocellaris</i>	ناپلی آرتمیا و روتیفر	Madhu <i>et al.</i> , 2012b

منبع	غذای زنده مورد استفاده	نام علمی	نام انگلیسی ماهی
Majoris <i>et al.</i> , 2018	روتیفر <i>Brachionus rotundiformis</i> <i>Brachionus plicatilis</i>	<i>Elacatinus figaro</i>	Barber goby
Ignatius <i>et al.</i> , 2001	ناپلی آرتمیا، کپه پود و روتیفر <i>Brachionus plicatilis</i>	<i>Amphiprion sebae</i>	Sebae clown fish
Moorhead and Zeng, 2011	ناپلی آرتمیا و روتیفر <i>Brachionus rotundiformis</i>	<i>Meiacanthus atrodorsalis</i>	Fork tail blenny
Wittenrich <i>et al.</i> , 2007	روتیفر <i>Brachionus plicatilis</i>	<i>Priolepis nocturna</i>	Black barred reef goby
Madhu <i>et al.</i> , 2012a	ناپلی آرتمیا و روتیفر <i>Brachionus rotundiformis</i>	<i>Premnas biaculeatus</i>	Maroon clown fish
Ye <i>et al.</i> , 2011	ناپلی آرتمیا و روتیفر <i>Brachionus plicatilis</i> و کپه پود گونه Tisbe	<i>Amphiprion clarkii</i>	Yellow tail clown fish
Olivotto <i>et al.</i> , 2006	ناپلی آرتمیا و روتیفر <i>Brachionus plicatilis</i>	<i>Pseudochromis flavivertex</i>	Sunrise dotty back

غنی سازی غذاهای زنده

برای عملکرد بهتر رشد لارو ماهی، غنی سازی غذاهای زنده با مواد مغذی ضروری، نیاز می باشد (Ma and Qin, 2014). غنی سازی غذای زنده منجر به بهبود عملکرد رشد، بقاء بالاتر لارو، تحمل بهتر شرایط محیطی و کیفیت غذایی بهتر می گردد. هنگامی که غذا به لحاظ مواد مغذی تعادل کافی نداشته باشد، منجر به تأخیر در رشد و توسعه لاروی می گردد. ولی اگر از تعادل کافی مواد مغذی غنی شده برخوردار باشد، رشد نرمال ماهی را فراهم می کند (Bogolino *et al.*, 2012). مطالعات مختلفی در زمینه غنی سازی غذاهای زنده با انواع اسیدهای چرب و ویتامین ها صورت گرفته است. زئوپلانکتون های غنی سازی شده دارای نقش حیاتی در

آبزی پروری برای بهبود وضعیت غذایی می باشند (Radhakrishnan *et al.*, 2020). با غنی سازی غذاهای زنده علاوه بر پروتئین و اسیدهای چرب می توان ریزمغذی های ضروری مثل ویتامین ها، رنگدانه ها و استرول ها که از طریق زنجیره غذایی انتقال می یابند، فراهم نمود (Hamre, 2016). چندین روش غنی سازی شامل استفاده از روغن های امولسیون و میکروکپسوله شده وجود دارد (Radhakrishnan *et al.*, 2020).

پروپیل اسیدچرب و ترکیبات بیوشیمیایی غذاهای زنده روتیفر، آرتمیا و کپه پود قبل و بعد از غنی سازی در جدول های ۲ و ۳ ارائه شده است.

جدول ۲: پروپیل اسیدهای چرب غذاهای زنده (Cheban *et al.*, 2017; Rocha *et al.*, 2017)

اسیدهای چرب	روتیفر		آرتمیا		کپه پود تغذیه شده با جلبک
	غنی سازی نشده	غنی سازی شده	غنی سازی نشده	غنی سازی شده	
C14:0	۰/۹۸	۱/۳۴	۰/۴۷	۰/۵۲	۹/۸
C16:0	۱۷/۰۰	۱۸/۳	۱۰/۵	۱۰/۶	۱۳/۰۰
C16:1	۱/۳۸	۱/۹	۱/۴۶	۱/۵۶	۳/۳
C18:1	۵/۶۱	۵/۰۰	۶/۵۷	۶/۲۳	۳/۰۰
C18:1n-9	۷/۹۲	۱۰/۶	۱۸/۹	۱۷/۷	۴/۲

اسیدهای چرب	روتیفر		آرتمیا		کپه پود تغذیه شده با جلبک
	غنی سازی نشده	غنی سازی شده	غنی سازی نشده	غنی سازی شده	
C18:1	۱/۳۸	۱/۹	۵/۳۴	۴/۴۵	۲/۰۰
C18:2n-6	۲۲/۲	۲۰/۷	۵/۲۹	۷/۹	۵/۱
C18:3n-3	۶/۲۸	۵/۴۴	۳۱/۴	۲۵/۹	۴/۷
C20:4n-6	۲/۳۸	۱/۰۷	۰/۴۸	۰/۹۹	۱/۴
C20:5n-3	۳/۵۳	۳/۳۶	۲/۱۹	۴/۲۱	۴/۴
C22:6n-3	۵/۰۵	۱۱/۰۰	۰/۳۹	۴/۶۳	۲۷
C22:5	۰/۲۸	۰/۶۸	۰/۰۱	۰/۲۸	۳/۳

منابع

Alajmi, F. and Zeng, C., 2014. The effects of stocking density on key biological parameters influencing culture productivity of the calanoid copepod, *Parvocalanus crassirostris*. *Aquaculture*, 434: 201–207.

Alajmi, F., Zeng, C. and Jerry, D., 2015. Domestication as a novel approach for improving the cultivation of Calanoid Copepods: A case study with *Parvocalanus crassirostris*. *PLoS ONE*, 10(7): 1–16.

Archambeault, S., Ng, E., Rapp, L., Cerino, D., Bourque, B., Solomon- Lane, T., Grober, M.S. and Rhyne, A., 2016. Reproduction, larviculture and early development of the Bluebanded goby, *Lythrypnus dalli*, an emerging model organism for studies in evolutionary developmental biology and sexual plasticity. *Aquaculture Research*, 47: 1899–1916.

Arvedlund, M., McCormick, M.I. and Ainsworth, T., 2000. Effects of photoperiod on growth of larvae and juveniles of the anemonefish *Amphiprion melanopus*. *Naga the ICLARM Quarterly* 23: 18–23.

جدول ۳: ترکیبات بیوشیمیایی غذاهای زنده (Rocha et al., 2017)

کپه پود	آرتمیا	روتیفر	پارامترها
۶۳/۲	۵۳/۸	۵۱/۳	پروتئین
۸/۸	۱۸/۱	۱۲	چربی
۲۰/۴	۲۰	۱۳/۱	کربوهیدرات
۷/۶	۸/۱	۶/۷	پارامترها

نتیجه گیری

مدیریت تغذیه و غذادهی در مراحل اولیه زندگی ماهیان آکواریومی حائز اهمیت است. غذاهای زنده به عنوان ارزشمندترین غذاهای اولیه برای لارو ماهیان آکواریومی شناخته می‌شوند. روتیفرها در دو نوع کوچک با اندازه ۱۰-۵۰ میکرون و بزرگتر با اندازه ۲۰۰-۱۰۰ بلند زنجیره برای رشد و توسعه لارو ضروری هستند که باید در غذای لارو گنجانده شوند. روتیفر و ناپلی آرتمیا به لحاظ اسیدهای چرب غیراشباع بلند زنجیره ضعیف هستند که لازم است به لحاظ اسیدهای چرب و مواد مغذی غنی‌سازی گردند. کپه پود و ناپلی آن مواد مغذی کامل برای لارو فراهم می‌کنند به طوری که حاوی اسیدهای چرب غیراشباع بلند زنجیره ایکوزا هگزانویک اسید، دیکوزا هگزانویک اسید و آراشیدونیک اسید هستند. دسترسی به لارو با کیفیت مناسب در صنعت و تجارت ماهیان آکواریوم حائز اهمیت می‌باشد، تحقیقات بیشتری در زمینه استفاده از غذاهای زنده در پرورش لارو ماهیان آکواریومی نیاز می‌باشد تا دوره لاروی با موفقیت‌آمیز طی گردد.

- Bengtson, D.A., 2007.** Status of marine aquaculture in relation to live prey: Past, present and future. In J. G., Støttrup & L. A. McEvoy (Eds.). *Live Feeds in Marine Aquaculture*, 1–16.
- Boglino, A., Darias, M. J., Ortiz-Delgado, J. B., Özcan, F., Estévez, A., Andree, K. B. and Gisbert, E., 2012.** Commercial products for Artemia enrichment affect growth performance, digestive system maturation, ossification and incidence of skeletal deformities in Senegalese sole (*Solea senegalensis*) larvae. *Aquaculture*, 324–325: 290–302.
- Cahu, C. and Zambonino Infante, J., 2001.** Substitution of live food by formulated diets in marine fish larvae. *Aquaculture*, 200(1): 161–180.
- Callan, C.K., Burgess, A.I., Rothe, C.R. and Touse, R., 2018.** Development of improved feeding methods in the culture of yellow tang, *Zebrasoma flavescens*. *Journal of the World Aquaculture Society*, 49: 493–503.
- Camus, T. and Zeng, C., 2009.** The effects of stocking density on egg production and hatching success, cannibalism rate, sex ratio and population growth of the tropical calanoid copepod *Acartia sinjiensis*. *Aquaculture*, 287(1): 145–151.
- Conceição, L.E.C., Yúfera, M., Makridis, P., Morais, S. and Dinis, M. T., 2010.** Live feeds for early stages of fish rearing. *Aquaculture Research*, 41(5): 613–640.
- Côrtés, G.F. and Tsuzuk, M.Y., 2012.** Effect of different live food on survival and growth of first feeding barber goby, *Elacatinus figaro* (Sazima, Moura & Rosa 1997) larvae. *Aquaculture Research*, 43(6): 831–834.
- Degidio, J.M.L.A., Yanong, R.P.E., Ohs, C.L., Watson, C.A., Cassiano, E.J. and Barden, K., 2018.** First feeding parameters of the milletseed butterflyfish *Chaetodon miliaris*. *Aquaculture Research*, 49: 1087–1094.
- Dhert, P., Rombaut, G., Suantika, G. and Sorgeloos, P. 2001.** Advancement of rotifer culture and manipulation techniques in Europe. *Aquaculture*, 200(1): 129–146.
- DiMaggio, M.A., Cassiano, E.J., Barden, K.P., Ramee, S.W., Ohs, C.L. and Watson, C.A., 2017.** First record of captive larval culture and metamorphosis of the Pacific blue tang, *Paracanthurus hepatus*. *Journal of the World Aquaculture Society*, 48(3): 393–401.
- Drillet, G., Frouël, S., Sichlau, M. H., Jepsen, P. M., Højgaard, J. K., Joarder, A. K. and Hansen, B.W., 2011.** Status and recommendations on marine copepod cultivation for use as live feed. *Aquaculture*, 315(3), 155–166.
- Hagiwara, A., Gallardo, W.G., Assavaaree, M., Kotani, T. and de Araujo, A.B., 2001.** Live food production in Japan; recent progress and future aspects. *Aquaculture*, 200: 111–127.
- Hamre, K., Srivastava, A., Rønnestad, I., Mangor-Jensen, A. and Stoss, J., 2008.** Several micronutrients in the rotifer *Brachionus* sp. may not fulfil the nutritional requirements of marine fish larvae. *Aquaculture Nutrition*, 14(1): 51–60.
- Hamre, K., 2016.** Nutrient profiles of rotifers (*Brachionus* sp.) and rotifer diets from four

- different marine fish hatcheries. *Aquaculture*, 450: 136–142.
- Ignatius, B., Rathore, G., Jagadis, I., Kandasami, D. and Victor, A.C.C., 2001.** Spawning and larval rearing technique for tropical clown fish *Amphiprion sebae* under captive condition. *Journal of Agriculture in Tropics*, 16: 241–249.
- Kadhar, A., Kumar, A., Ali, J. and John, A., 2014.** Studies on the survival and growth of fry of *Catla catla* (Hamilton, 1922) using live feed. *Journal of Marine Biology*, 1–7.
- Karlsen, Ø., van der Meeren, T., Rønnestad, I., Mangor-Jensen, A., Galloway, T.F., Kjørsvik, E. and Hamre, K., 2015.** Copepods enhance nutritional status, growth and development in Atlantic cod (*Gadus morhua* L.) larvae – Can we identify the underlying factors? *PeerJ*, 3: e902–e902.
- Kolkovski, S., 2001.** Digestive enzymes in fish larvae and juveniles— Implications and applications to formulated diets. *Aquaculture*, 200(1): 181–201.
- Koven, W., Barr, Y., Lutzky, S., Ben-Atia, I., Weiss, R., Harel, M. and Tandler, A., 2001.** The effect of dietary arachidonic acid (20:4n–6) on growth, survival and resistance to handling stress in gilthead seabream (*Sparus aurata*) larvae. *Aquaculture*, 193(1): 107–122.
- Leu, M.Y., Sune, Y.H. and Meng, P.J., 2015.** First results of larval rearing and development of the bluestriped angelfish *Chaetodontoplus septentrionalis* (Temminck and Schlegel) from hatching through juvenile stage with notes on its potential for aquaculture. *Aquaculture Research*, 46: 1087–1100.
- Ludwig, G.M., 1993.** Effects of trichlorfon, fenthion, and diflubenzuron on the zooplankton community and on production of reciprocal cross hybrid striped bass fry in culture ponds. *Aquaculture*, 110(3): 301–319.
- Ma, Z. and Qin, J. G., 2014.** Replacement of fresh algae with commercial formulas to enrich rotifers in larval rearing of yellowtail kingfish *Seriola lalandi* (Valenciennes, 1833). *Aquaculture Research*, 45(6): 949–960.
- Madhu, K., Madhu, R. and Retheesh, T., 2012a.** Broodstock development, breeding, embryonic development and larviculture of spine-cheek anemonefish, *Premnas biaculeatus* (Bloch, 1790). *Indian Journal of Fisheries*, 59: 65–75.
- Madhu, R., Madhu, K. and Retheesh, T., 2012b.** Life history pathways in false clown *Amphiprion ocellaris* Cuvier, 1830: a journey from egg to adult under captive condition. *Journal of Marine Biological Association of India*, 54: 77–90.
- Mahjoub, M., Schmoker, C. and Drillet, G., 2013.** Live feeds in larval fish rearing: Production, use, and the future. In J. Qin (Ed.), *Edition larval fish aquaculture* (pp. 41–71). New York, NY: Nova Publishers.
- Majoris, J.E., Francisco, F.A., Atema, J. and Buston, P.M., 2018.** Reproduction, early development, and larval rearing strategies for two sponge-dwelling neon gobies, *Elacatinus lori* and *E. colini*. *Aquaculture* 483: 286–295.
- Malla, S. and Banik, S.K., 2015.** Production and application of live food organisms for freshwater ornamental fish. *Larviculture*. DOI: 10.15515/abr.0976-4585.6.1.159167

- Maruyama, S., Isozaki, Y., Kimura, G. and Terabayashi, M., 1997. Paleogeographic maps of the Japanese Islands: Plate tectonic synthesis from 750 Ma to the present. *Island Arc*, 6(1): 121–142.
- Moorhead, J.A. and Zeng, C., 2011. Breeding of the forktail blenny *Meiacanthus atrodorsalis*: broodstock management and larval rearing. *Aquaculture*, 318: 248–252.
- Navarro, J.C., Monroig, Ó. and Sykes, A.V., 2014. Nutrition as a key factor for Cephalopod aquaculture. In J. Iglesias, L. Fuentes, & R. Villanueva (Eds.), *Cephalopod culture* (pp. 77–95). Dordrecht, the Netherlands: Springer.
- Olivotto, I., Zenobi, A., Rollo, A., Migliarini, B., Avella, M. and Carnevali, O., 2005. Breeding, rearing and feeding studies in the cleaner goby *Gobiosoma evelynae*. *Aquaculture*, 250: 175–182.
- Olivotto, I., Rollo, A., Sulpizio, R., Avella, M., Tosti, L. and Carnevali, O., 2006. Breeding and rearing the Sunrise Dottyback *Pseudochromis flavivertex*: the importance of live prey enrichment during larval development. *Aquaculture*, 255: 480–487.
- Olivotto, I., Piccinetti, C.C., Avella, M.A., Rubio, C.M. and Carnevali, O., 2010. Feeding strategies for striped blenny *Meiacanthus grammistes* larvae. *Aquaculture Research*, 41: 307–315.
- Pedrazzani, A.S., Pham, N.K., Lin, J. and Neto, A.O., 2014. Reproductive behavior, embryonic and early larval development of the red head goby, *Elacatinus puncticulatus*. *Animal Reproduction Science*, 145: 69–74.
- Pereira-Davison, E. and Callan, C.K., 2018. Effects of photoperiod, light intensity, turbidity and prey density on feed incidence and survival in first feeding yellow tang (*Zebrasoma flavescens*)(Bennett). *Aquaculture Research*, 49(2): 890–899.
- Radhakrishnan, D.K., Ali, I.A., Schmidt, B.V., John, E.M., Sivanpillai, S. and Vasunambesan, S.T., 2020. Improvement of nutritional quality of live feed for aquaculture: An overview. *Aquaculture Research*, 51(1):1–17.
- Rajkumar, M. and Kumaraguru vasagam, K.P., 2006. Suitability of the copepod, *Acartia clausi* as a live feed for Seabass larvae (*Lates calcarifer* Bloch): Compared to traditional live-food organisms with special emphasis on the nutritional value. *Aquaculture*, 261(2): 649–658.
- Rocha, G.S., Katan, T., Parrish, C.C. and Kurt Gamperl, A., 2017. Effects of wild zooplankton versus enriched rotifers and *Artemia* on the biochemical composition of Atlantic cod (*Gadus morhua*) larvae. *Aquaculture*, 479: 100–113.
- Satoh, N., Takaya, Y. and Takeuchi, T., 2009. The effect of docosahexaenoic and eicosapentaenoic acids in live food on the development of abnormal morphology in hatchery-reared brown sole *Pseudopleuronectes herzensteini*. *Fisheries Science*, 75: 1001–1006.
- Schipp, G., 2006. The use of calanoid copepods in semi-intensive, tropical marine fish larviculture: VIII Simposium Internacional de Nutrición Acuicola.

- Smith, G.G., Ritar, A.J., Phleger, C.F., Nelson, M.M., Mooney, B., Nichols, P.D. and Hart, P.R., 2002. Changes in gut content and composition of juvenile *Artemia* after oil enrichment and during starvation. *Aquaculture*, 208(1): 137–158.
- Wilcox, J.A., Tracy, P.L. and Marcus, N.H., 2006. Improving live feeds: Effect of a mixed diet of copepod nauplii (*Acartia tonsa*) and rotifers on the survival and growth of first-feeding larvae of the southern flounder, *Paralichthys lethostigma*. *Journal of the World Aquaculture Society*, 37(1): 113–120.
- Wittenrich, M.L., Turingan, R.G., Creswell, R.L.R., 2007. Spawning, early development and first feeding in the gobiid fish *Priolepis nocturna*. *Aquaculture*, 270: 132–141.
- Ye, L., Yang, S.Y., Zhu, X.M., Liu, M., Lin, J.Y. and Wu, K.C., 2011. Effects of temperature on survival, development, growth and feeding of larvae of Yellowtail clownfish *Amphiprion clarkii* (Pisces: Perciformes). *Acta Ecologica Sinica*, 31: 241–245.
- Zeng, C., Shao, L., Ricketts, A. and Moorhead, J., 2018. The importance of copepods as live feed for larval rearing of the green mandarin fish *Synchiropus splendidus*. *Aquaculture*, 491: 65–71.

Live foods in the feeding of aquarium fish larvae

Khanjani M.H.^{1*}; Jamaledini E.¹

* m.h.khanjani@ujiroft.ac.ir

1-Department of Fisheries Sciences and Engineering, Faculty of Natural Resources, University of Jiroft, Jiroft, Kerman, Iran.

Abstract

At reproduction centers, using live food is important, especially when it comes to the first feeding of aquarium fish larvae. Live foods commonly used in the aquarium aquaculture industry include rotifers in two sizes, small types with a size of 50-110 microns, and larger types with a size of 100-200 microns, Artemia, and copepods. Fish larvae in marine aquariums primarily consume copepods. However, there is still need to develop protocols to produce this tiny live food in propagation facilities. This is because the food consumption and digestive system of copepods are different from other live foods such as rotifer and Artemia. Copepods are nutritionally valuable due to the fact they contain long-chain unsaturated fatty acids including docosahexaenoic acid, eicosapentaenoic acid, and arachidonic acid. There is an insufficient amount of long-chain unsaturated fatty acids in both Rotifers and Artemia nauplii, a deficiency that can be rectified through dietary enrichment. In this study, live foods are discussed as an important component of feeding aquarium fish larvae.

Keywords: Live foods, Nutrition, Aquarium fish, larvae