

جداسازی و تولید نیمه انبوه روتیفر آب شیرین

تالاب انزلی *Brachionus calyciflorus*

نصرالله احمدی فرد^(۱)؛ عبدالمحمد عابدیان کناری^{(۲)*} و مریم فلاحتی کپورچالی^(۳)

aabedian@modares.ac.ir

۱- دانشکده منابع طبیعی و علوم دریایی دانشگاه تربیت مدرس، نور صندوق پستی: ۱۴۱۱۵-۳۵۶

۲- مرکز تحقیقات آبزی پروری آبهای داخلی، بین‌رود انزلی صندوق پستی: ۶۶

تاریخ پذیرش: شهریور ۱۳۸۵

تاریخ دریافت: شهریور ۱۳۸۵

چکیده

گونه *Brachionus calyciflorus* روتیفر آب شیرین بوده که بعنوان غذای زنده برای تولید انبوه لارو ماهیان آب شیرین مورد استفاده قرار می‌گیرد. در این مطالعه امکان جداسازی، تخلیص و تولید نیمه انبوه روتیفر آب شیرین مورد بررسی قرار گرفت. نمونه برداری در فصل پاییز ۱۳۸۴ از تالاب انزلی انجام شد و گونه مورد نظر در آزمایشگاه مورد شناسایی و جداسازی قرار گرفت. جهت کشت روتیفر از محیط غذایی EPA به همراه کلرلاجی آب شیرین (*Chlorella sp.*) با تراکم 1×10^6 cell/ml استفاده گردید. کشت روتیفر *B. calyciflorus* بصورت دسته‌ای انجام شد. تراکم اولیه روتیفر در بالنهای ۱ لیتری 20 ind/ml بود. مطابق نتایج حاصله، حداقل تراکم روتیفر در روز هفتم به میزان $452 \pm 43\text{ ind/ml}$ رسید و میانگین نرخ رشد به ازای هر روز 50% بدست آمد. میانگین طول و عرض لوریکا بترتیب 204 و 167 میکرون و میانگین طول و عرض تخم 95 و 121 میکرون بدست آمد. این آزمایش نشان داد که روتیفر آب شیرین در مدت زمان کوتاهی به میزان رشد مناسبی در شرایط آزمایشگاهی می‌رسد. همچنین چگونگی تولید نیمه انبوه این گونه در شرایط مصنوعی مشخص گردید.

لغان کلیدی: روتیفر، *Brachionus calyciflorus*، جالحسن سازی، کشت نیمه انبوه

*نویسنده مسئول

مقدمه

برای ماهیان آب شیرین با لاروهای پلازیک مناسب نمی‌باشند. به همین دلیل روتیفرهای آب شیرین از جمله *B. calyciflorus* برای لاروی پروری ماهیان زینتی آب شیرین از پتانسیل‌های بالاتری برخوردارند (Isik et al., 1999).

در حال حاضر در ایران بصورت طبیعی از روتیفر آب شیرین برای تغذیه کپور ماهیان چینی و لارو بهاره ماهی سفید استفاده می‌گردد. کشت انبوه روتیفر آب شیرین در شرایط آزمایشگاهی برای تغذیه پاییزه لارو ماهی سفید پاییز، اهمیت بسزایی دارد. در پاییز و زمستان بعلت مناسب نبودن شرایط محیطی استخراها، نمی‌توان تغذیه طبیعی لارو ماهیان سفید را با استفاده از روتیفرها انجام داد. بنابراین تولید روتیفر آب شیرین در شرایط آزمایشگاهی می‌تواند دستیابی به روتیفر را در فضول نامناسب برطرف کند. همچنین می‌توان از آن برای ماهیان زینتی (بعنوان مثال ماهی گورامی و لارو ماهی دیسکوس) (Lim et al., 2003) استفاده کرد. با دستیابی به کشت آزمایشگاهی روتیفر آب شیرین می‌توان در موقع مورد نیاز از آنها برای تلقیح استخراها پرورش ماهیان آب شیرین استفاده کرد (Sarma, 1991). تولید روتیفر آب شیرین در شرایط آزمایشگاهی امکان غنی سازی و افزایش ارزش غذایی آن را نیز فراهم می‌آورد.

مواد و روش کار

نمونه‌برداری با استفاده از یک توری پلانگتونی ۳۰ میکرونی در آبان ماه ۱۳۸۴ از تالاب انزلی صورت گرفت. روتیفرها بعد از فیلتر کردن حجم مشخصی از آب، جمع‌آوری و به آزمایشگاه منتقل شدند. با استفاده از کلید شناسایی Pontin, 1978 گونه ST ۰trup & McEvoy, 2003

طول و عرض لوریکا و تخم با استفاده از میکروسکوپ با بزرگنمایی ۱۰۰ و با میکرومتر چشمی مورد اندازه‌گیری قرار گرفت. بطور تصادفی ۳۰ عدد روتیفر حامل یک تخم انتخاب شدند. برای اندازه‌گیری آسان و مطابق روش مرسوم، روتیفرها در اسید کلریدریک ۶/۵ درصد تثبیت شدند (Fu et al., 1991).

از آب تالاب انزلی (محل زندگی روتیفر)، جهت تعیین عوامل فیزیکی و شیمیایی آب مانند: نیترات، نیتریت، آمونیوم، فسفات، بی‌کربنات، کربنات، کلسیم، آهن، منیزیم و کلر با استفاده از

تقریباً مدت چهاردهه از روتیفرها بعنوان غذای زنده در کشت لارو ماهیان آب شور و شیرین استفاده شده است. تولید پایدار و همچنین رضایت مندی از ارزش غذایی روتیفرها باعث شده که تکثیر و پرورش کلیه ماهیان در نقاط مختلف جهان رونق باید. روتیفر *Brachionus calyciflorus* یک گونه دائمی و فراوان و دارای انتشار جهانی است. در کمالاها، آبگیرها، رودخانه‌های بزرگ و حتی آبهای لب شور وجود دارد. این گونه دائمی و پلی مورفیسم (Polymorphism) است و واریتهای شکلهای متغروتی از آنها شناسایی شده است. دارای یک عدد پایی لوریکا کشیده می‌شود (Pontin, 1978).

مهمترین غذاهای زنده برای لارو ماهیان، جلبکهای تک‌سلولی و زنوبلاکتونها می‌باشند. روتیفرها جزء زنوبلاکتونها بوده که در تغذیه لارو ماهیان آب شیرین از اهمیت زیادی برخوردارند (Isik et al., 1999). روتیفرها با مصرف باکتریها یا جلبکها، رابط بین تولیدکنندگان اولیه و مصرف کنندگان ثانویه یا شکارچیانی از قبیل لارو حشرات و ماهیان می‌باشند. تقریباً تمام روتیفرهای موجود در طبیعت ماده می‌باشند و نرها فقط برای دوره کوتاهی دیده می‌شوند. در زمانی که شرایط مناسب باشد جمعیت روتیفرها از طریق پارتنوزیز (بکرزایی) ازدیاد می‌باید که در این حالت ماده‌های دیپلوفئید، تخم‌های دیپلوفئید (تخمهای Amictic) تولید می‌کنند. بطور معمول در روتیفرها تولید مثل غیرجنسی غالب است اما در شرایط نامطلوب تولید مثل جنسی رخ می‌دهد (McEvoy, 2003).

پرورش روتیفر آب شیرین *B. calyciflorus* در سیستم‌های پرورش آب شیرین ماهیان زینتی و ماهیان خوارکی مورد آزمایش (Gilbert, 1970 ; Galkovskaya, 1987) قرار گرفته است. جهت تغذیه روتیفر آب شیرین می‌توان از جلبکهای مختلفی از جمله *Scenedesmus obliquus* و *Chlorella vulgaris* به همراه مخمر ناتوایی (*Saccharomyces cerevisiae*) استفاده کرد (Sarma et al., 2001).

روتیفرهای آب شور قادرند به مدت ۲ ساعت در آب شیرین زنده بمانند و بوسیله لارو ماهیان تیلپیا، *Gobio gobio*، کپور زینتی راپنی و *Carassius sp.* مورد مصرف قرار گیرند. ولی به هر حال روتیفرهای آب شور سرعت به کف سقوط کرده و

و ۲ قطره لوگل به آن اضافه تا نمونه تثبیت و سپس روتیفرها شمارش شدند. با استفاده از معادله زیر میزان رشد ویژه (SGR) محاسبه شد (Krebs, 1985).

$$r = \ln N_t - \ln N_0) / t$$

$$\text{Specific Growth Rate} = r$$

N_t = تراکم نهایی روتیفر بعد از دوره پرورش (بر حسب تعداد در میلی لیتر)

N_0 = تراکم اولیه روتیفر (بر حسب تعداد در میلی لیتر)

t = دوره پرورش (۱۰ روز)

روتیفرهای موجود در لوله آزمایش به ارلن‌ها انتقال یافته‌ند. ظروف فوق نیز بدون هواهی در کنار نور مهتابی نگهداری شدند. هر روز تعداد روتیفر در واحد حجم شمارش شده و به محض رسیدن تراکم به بالای ۱۰۰ عدد در هر میلی لیتر، حجم آب آن افزایش یافت.

مرحله بعد استفاده از ظروف شیشه‌ای ۲۵۰ میلی لیتری بود. تراکم اولیه حدود ۲۰۰ عدد روتیفر در هر میلی لیتر آب با غذاده‌ی روزانه به میزان $1 \times 10^6 \text{ cell/ml}$ از جلبک کلرلا در نظر گرفته شد.

نتایج

نتایج حاصل از بررسی عوامل فیزیکی و شیمیایی آب تالاب انزلی (محل زندگی روتیفر) در جدول ۱ آورده داده شده است. بعد از نمونه‌برداری و شناسایی روتیفر *B. calyciflorus* طول و عرض لوریکا و تخم آن اندازه‌گیری شد که نتایج آن در جدول ۲ آورده شده است. میانگین طول و عرض لوریکا بترتیب ۲۰۴ و ۱۶۷ میکرون و میانگین طول و عرض تخم ۱۲۱ و ۹۵ میکرون بدست آمد. شکل ۱ نمونه‌ای از روتیفر آب شیرین حاوی تخم را نشان می‌دهد.

نتایج حاصل از کشت روتیفر در لوله آزمایش در نمودار ۱ آورده شده است. براساس این نتایج روتیفر *B. calyciflorus* طی ۴ روز از ۴ عدد در ۵ میلی لیتر به میانگین ۲۸ عدد در هر میلی لیتر رسید که نشان‌دهنده میزان تکثیر بالای این گونه می‌باشد.

Palintest Ltd. Photometer ۸۰۰۰ (Gateshead NE 11 ONS, Made in England) آنالیز شدند.

برای جداسازی روتیفرها از روش برداشت مستقیم از محیط اولیه با استفاده از میکروپیپت استفاده گردید. به منظور تغذیه روتیفر از کلرلای آب شیرین (*Chlorella sp.*) که در آزمایشگاه بیوتکنولوژی مرکز تحقیقات آبزی پروری آبهای داخلی، بندر انسلی خالص‌سازی شده بود، استفاده گردید. این جلبک با استفاده از محیط کشت زاندر مثبت Z-8+N در شرایط دمایی ۲۵±۱ درجه سانتیگراد و میزان روشناختی ۲۵۰۰ تا ۳۰۰۰ لوکس کشت داده شد. نمونه‌ها پس از انتقال به آزمایشگاه با دو نوع توری ۵۰۰ و ۱۰۰ میکرون فیلتر شده تا موجودات پلانکتونی خیلی بزرگ و خیلی کوچک از محیط حذف گردند. با استفاده از پیپت معمولی چند سی سی آب حاوی نمونه، برداشت و درون پلیت ریخته شد. پلیت در زیر لوپ با بزرگنمایی ۱۰ مورد بررسی قرار گرفت. و گونه مورد نظر با میکروپیپت برداشت شد.

پس از آن محتويات میکروپیپت به داخل لوله آزمایش حاوی ۵ میلی لیتر محیط کشت ۱۹۸۵ EPA به همراه جلبک کلرلا با تراکم $1 \times 10^6 \text{ cell/ml}$ ریخته شد. در هر لوله آزمایش ۴ عدد روتیفر حاوی تخم اضافه گردید. به همین روش ۴ تکرار از روتیفر گونه‌های ناخواسته از محیط حذف گردند.

نمونه‌های خالص شده درون لوله آزمایش بدون هواهی در زیر نور لامپ فلوروستن (۳۰۰۰ LUX) نگهداری شدند. هر روز غذاده‌ی بوسیله کلرلا صورت گرفت و تعداد آنها در هر میلی لیتر با استفاده از لام بوگاروف تخمین زده شد.

پرورش در لوله آزمایش ادامه یافت تا زمانیکه تراکم روتیفرها به ۱۰۰ عدد در هر میلی لیتر رسید. بعد از این مرحله، ۴ ارلن ۱۰۰ میلی لیتری انتخاب و در هر کدام ۵۰ میلی لیتر محیط کشت ۱۹۸۵ EPA به همراه جلبک با تراکم $1 \times 10^6 \text{ cell/ml}$ ریخته شد. بعد از رسیدن تراکم به ۱۰۰ ind/ml کشت در ظروف ۱ لیتری صورت گرفت. کشت روتیفر در ظروف یک لیتری با غذاده‌ی روزانه به میزان $1 \times 10^6 \text{ cell/ml}$ انجام شد. جهت جلوگیری از کمبود اکسیژن در این مرحله از هواهی آرام استفاده شد.

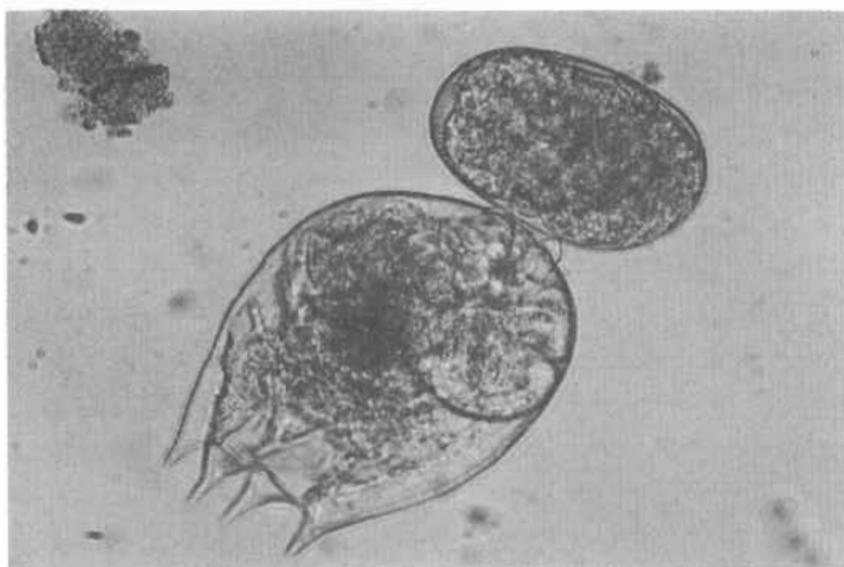
برای بررسی میزان رشد روتیفر، هر روز ۱ تا ۲ میلی لیتر از نمونه آب حاوی روتیفر با استفاده از میکروپیپت نمونه‌برداری

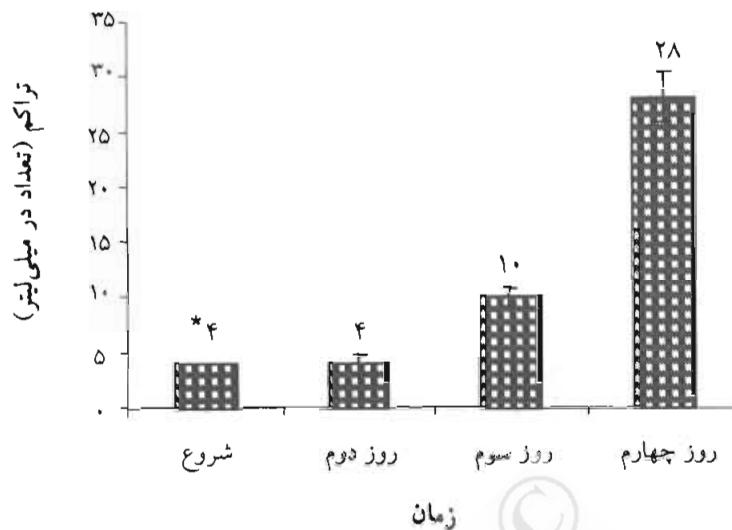
جدول ۱: نتایج عوامل فیزیکی و شیمیایی آب تالاب انزلی

عامل	نیترات	نیتریت	آمونیوم	فسفات	پیکربنات	کربنات	کلسیم	آهن	منیزیم	کلر
مقادیر (میلیگرم در لیتر)	۲/۲۲	۰/۱۵۸	۱/۷	۰/۶۹	۲۰۰	۲۰	۷۱	۰/۰۲	۳۴۰	۴۶۰

جدول ۲: صفات مرفومتریک روتیفر حامل تخم *Brachionus calyciflorus* (تعداد ۳۰ عدد)

عرض تخم (میکرون)	طول تخم (میکرون)	عرض لوریکا (میکرون)	طول لوریکا (میکرون)	
۱۲۰	۱۴۳	۲۰۹	۲۳۷	حداکثر
۶۰	۷۹	۱۳۷	۱۷۱	حداقل
۹۵	۱۲۱	۱۶۷	۲۰۴	میانگین

شکل ۱: روتیفر حامل تخم *Brachionus calyciflorus*



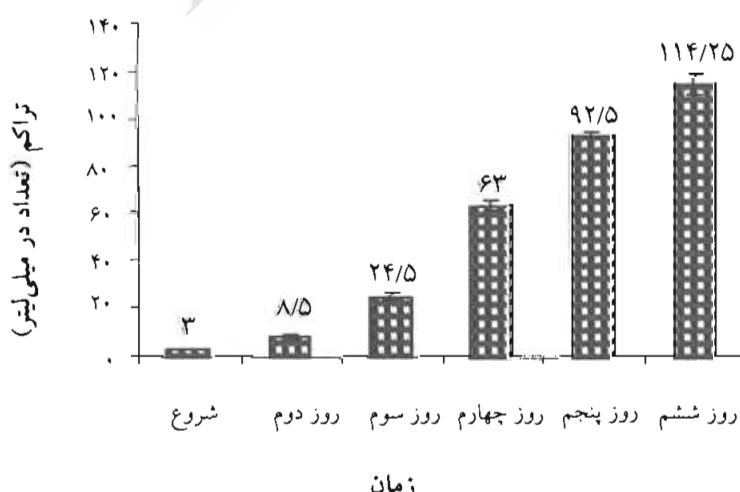
نمودار ۱: میانگین تعداد روتیفر تولید شده در لوله های ۲۰ میلی لیتری (حاوی ۵ میلی لیتر محیط کشت) (* تعداد در ۵ میلی لیتر)

جلبک کلرلا تراکم روتیفرها بعد از ۴ روز به میانگین ۹۷ عدد در ۵ میلی لیتر رسید.

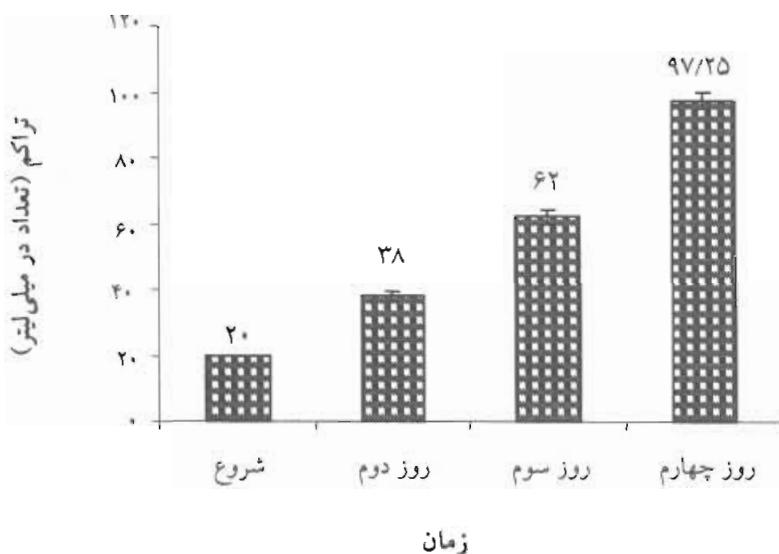
آخرین مرحله کشت روتیفر در ظروف ۱ لیتری بود که نتایج آن در نمودار ۲ آورده شده است. در این مرحله به علت اینکه نبوده با تراکم ۳ عدد در هر میلی لیتر شروع شده و طی ۶ روز تراکم روتیفر در روز هفتم به میزان 453 ± 43 ind/ml رسیده و میانگین نرخ رشد (r) به ازای هر روز 0.50×10^6 بود.

نتایج کشت مرحله بعد که در ظروف ۱۰۰ میلی لیتر انجام گرفت در نمودار ۲ آورده شده است. در این مرحله به علت اینکه نتایج نهایی روتیفر در هر لوله در مرحله قبل بیش از ۱۵۰ عدد نبوده با تراکم ۳ عدد در هر میلی لیتر شروع شده و طی ۶ روز تراکم به میانگین ۱۱۴ عدد در هر میلی لیتر رسید.

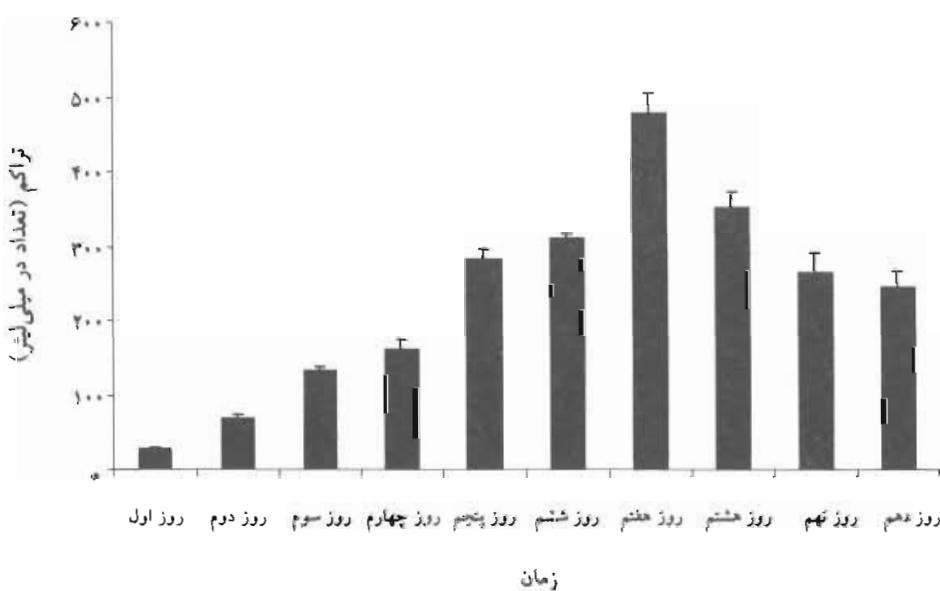
نتایج کشت روتیفر در ظروف ۲۵۰ میلی لیتری در نمودار ۳ آورده شده است. با تغذیه روتیفرها به میزان 10^6 cell/ml از



نمودار ۲: میانگین تعداد روتیفر تولید شده در لوله های ۱۰۰ میلی لیتری (حاوی ۵۰ میلی لیتر محیط کشت)



نمودار ۳: میانگین تعداد روتیفر تولید شده در لوله های ۲۵۰ میلی لیتری

نمودار ۴: میانگین تعداد روتیفرهای تنذیه شده با جلیک کلرلا با تراکم 1×10^7 cell/ml در ظرف ۱ لیتری

بحث

غلظت غذایی 10^9 cell/ml (۴/۵ $\times 10^9 \text{ cell/ml}$) متغیر بود (Lucia-Pavon *et al.*, 2001).

مطالعات مختلف نشان می‌دهد که نرخ رشد جمعیتی (r) یک متغیر حساس بوده و متاثر از عوامل زیستی و غیرزیستی است (Flores-Burgos *et al.*, 2003). در مطالعه حاضر نرخ رشد (r) روتیفر $B. calyciflorus$ به ازای هر روز بدست آمد که این میزان در دامنه رشد مشاهده شده برای بیشتر زئولانکتونها می‌باشد (Nandini & Sarma, 2000; Sarma *et al.*, 2001). در مطالعه‌ای که توسط Park و همکاران (۲۰۰۱) صورت گرفته است نرخ رشد روتیفر $B. calyciflorus$ در درجه حرارت ۲۴ درجه سانتیگراد برابر 488 ± 0.1 بدست آمد که به نرخ رشد حاصل از این تحقیق نزدیک بود. مطابق نتایج حاصله، نرخ رشد روتیفر $B. calyciflorus$ در این بررسی از نرخ رشد روتیفر استفاده شده توسط Dodson و Rico-Martinez (1992) سریعتر بود. حداکثر نرخ رشد $B. calyciflorus$ در تغذیه با کلرلا توسط Sarma و همکاران (2001) 63 ± 0.4 گزارش گردیده است. براساس مطالعه انجام شده توسط Flores-Burgos و همکاران (2003) نرخ رشد این گونه بین 0.18 ± 0.01 تا 0.48 ± 0.01 براساس نوع جلبک مصرفی متغیر بود. در حالیکه نرخ رشد برآکیونوس‌ها در دامنه 0.1 تا 2 قرار دارد اما بیشتر گونه‌ها نرخ رشد کمتر از 0.5 در روز را دارا می‌باشند که یافته حاصل از این تحقیق نیز با عدد مورد نظر تطابق دارد.

براساس مطالعات انجام شده (Sarma *et al.*, 2001; Lucia-Pavon *et al.*, 2001) نرخ رشد این گونه نسبت به گونه *B. Patulus* بیشتر بوده که حاکی از اهمیت این گونه می‌باشد. با انجام این آزمایش، کشت روتیفر آب شیرین گونه *B. calyciflorus* در شرایط آزمایشگاهی برای اولین بار در ایران انجام شده و اطلاعاتی از شرایط کشت آزمایشگاهی و تولید آن ارائه گردیده است. با تولید انبوه روتیفر آب شیرین در شرایط آزمایشگاهی می‌توان از آن برای تغذیه لارو ماهیان زینتی و ماهی سفید یا آزمایشات غنی‌سازی و همچنین تلقیح استخراها در صورت لزوم استفاده کرد.

تشکر و اقداردانی

از ریاست محترم و همکاران عزیز در مرکز تحقیقات آبزی پروری آبهای داخلی استان گیلان بدليل همکاری‌های

گشت اولیه روتیفر *B. calyciflorus* نشان داد که این گونه در محیط کشت EPA به همراه جلبک کلرلا بخوبی رشد می‌کند. این محیط کشت بدليل دارا بودن بی‌کربنات سدیم بعنوان بافر عمل کرده و از تغییرات pH جلوگیری می‌کند، چرا که pH‌های بالا و پایین سبب کاهش رشد روتیفر خواهد شد (Park *et al.*, 2001). در بین گروههای جلبکی مختلف، جلبک سبز کلرلا برای تغذیه و رشد زئولانکتونها بطور گسترده‌ای استفاده می‌شود (Pourriot & Rougier, 1997). کلرلا بدليل اندازه مناسب (۱۰۵ میکرون) و فقدان زوائد ممانته‌کننده تغذیه، بعنوان غذای مناسب شناخته شده است. همچنین کلرلا از سرعت تکثیر پایایی برخوردار بوده (Maruyama *et al.*, 1997) و از نظر ارزش غذایی (عنوان مثال پروتئین و دارای اسیدهای چرب قابل توجهی می‌باشد (Flores-burgos *et al.*, 2003).

براساس مطالعات انجام شده روی روتیفر جنس برآکیونوس مشخص می‌شود که از ذرات غذایی تا اندازه ۲۰ میکرون تغذیه می‌کند و بین اندازه بدن و اندازه ذرات غذایی رابطه‌ای وجود دارد (Bogdan & Gilbert, 1984).

Sarma (1991) اندازه دهان بیشتر لارو ماهیان را بین 50 ± 5 تا 270 میکرون گزارش کرده است. براساس جدول ۲ دامنه اندازه روتیفر *B. calyciflorus* کشت شده در این آزمایش بین 146 تا 237 میکرون بدست آمد. این اندازه روتیفرهای بالغ و تخم‌دار بود، در حالیکه روتیفرهای جوان اندازه کوچکتری داشته و برای لارو ماهیان با دهان خیلی کوچک مناسب می‌باشند.

براساس نتایج بدست آمده، حداکثر تراکم روتیفر *B. calyciflorus* در دمای 25 ± 2 درجه سانتیگراد، بعد از مدت زمان 6 روز به 453 ind/ml رسید که با نتایج Daltril (1997) که با استفاده از کود مرغی در سیستم کشت نیمه مداوم به تراکم 542 ind/ml دست یافته بود تا حدودی مطابقت دارد. Sarma مطالعات دیگری روی روتیفر *B. calyciflorus* توسط و همکاران (2001) صورت گرفته است. در این مطالعات گهی یا جلبک کلرلا با تراکم $1 \times 10^9 \text{ cell/ml}$ نتایج صورت گرفته بود به حداکثر تراکم $77 \pm 12 \text{ ind/ml}$ دست یافتند. همچنین حداکثر تراکم روتیفر *B. calyciflorus* از 55 ind/ml در غلظت غذایی 10^9 cell/ml (در $471 \pm 22 \text{ ind/ml}$) تا 10^9 cell/ml (در

بی دریغشان کمال تشکر را داریم. همچنین از همکاران ایستگاه تحقیقات ساحلی غازیان تشکر و قدردانی می نمائیم.

منابع

- composition of the freshwater fish larvae *Tilapia zillii*, the rotifer *Brachionus calyciflorus*, and the microalgae *scenedesmus abundans*, *Monoraphidium minutum* and *Chlorella vulgaris* in the algae-rotifer-fish larvae food chains. Aquaculture. Vol. 174, pp.299-311.
- Krebs, C. J., 1985.** Ecology. The experimental analysis of distribution and abundance, 3rd edn. Harper and Row, New York. 789P.
- Lim, L.C.; Dhert, P. and Sorgeloos, P. , 2003.** Recent developments in the application of live feeds in the freshwater ornamental fish culture. Aquaculture. Vol. 227, pp.319-331.
- Lucia-Pavon, E.; Sarma, S.S.S. and Nandini, S. , 2001.** Effect of different densities of live and dead *Chlorella vulgaris* on the population growth of rotifers *Brachionus calyciflorus* and *Brachionus patulus* (Rotifera). Rev. Biol. Trop. Vol. 49, pp.895-902
- Maruyama, I.; Nakao, T.; Shigeno, I., Ando, Y. and Hirayama, K. , 1997.** Application of unicellular algae *Chlorella vulgaris* for the mass-culture of marine Rotifer *Brachionus*. Hydrobiologia. Vol. 358, pp.133-138.
- Nandini, S. and Sarma, S.S.S. , 2000.** Life table demography of four Cladoceran species in relation to algae food (*Chlorella vulgaris*) density. Hydrobiologia. Vol. 435, pp.117-126.
- Park, H.G.; Lee, K.W.; Cho, S.H.; Kim, H.S.; Jung, M.M. and Kim, H.S. , 2001.** High density culture of the freshwater rotifer, *Brachionus calyciflorus*. Hydrobiologia. Vol. 446-447, pp.369-374.
- Pontin, R.M. , 1978.** A key to British freshwater planktonic rotifera. Scientific purification freshwater biological association. 527P.
- Bogdan, K.G. and Gilbert, J.J. , 1984.** Body size and food size in freshwater zooplankton. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. Vol. 81, pp.6427-6431.
- Dahril, T. , 1997.** A study of the freshwater rotifer *Brachionus calyciflorus* in Penkanbaru, Riau, Indonesia. Hydrobiologia. Vol. 358, pp.211-215.
- Dumont, H.J.; Sarma, S.S.S. and Ali, A.J. , 1995.** Laboratory studies on the population dynamics of *Anuraeopsis fissa* (rotifera) in relation to food density. Freshwater Biol. Vol. 33, pp.39-46.
- EPA , 1985.** Methods of measuring the acute toxicity of effluents to freshwater and marine organisms. US Environment Protection Agency, EPA/600/4-85/013.
- Flores-burgos, J.; Sarma, S.S.S. and Nandini, S. , 2003.** Population growth of zooplankton (Rotifers and Cladocerans) fed *Chlorella vulgaris* and *Scenedesmus acutus* in different proportions. Acta hydrochim. Hydrobiol. Vol. 31, pp.240-248.
- Fu, Y.; Hirayama, K. and Natsukari, Y. , 1991.** Morphological differences between two types of the rotifer *Brachionus plicatilis* (O.F. Muller ed.). Journal Exp. Mar. Biol. Ecol. Vol. 151, pp.29-41.
- Galkovskaya, G.A. , 1987.** Planktonic rotifers and temperature. Hydrobiologia. Vol. 147, pp.307-317.
- Gilbert, J.J. , 1970.** Monoxenic cultivation of the rotifer *Brachionus calyciflorus* in a defined medium. Oecologia. Vol. 4, pp.89-101.
- Isik, O.; Saruhan, E.; Kusvuran, E.; Gul, O. and Erbatur, O. , 1999.** Comparison of the fatty acid

Pourriot, R. and Rougier, C. , 1997. Reproduction rates in relation to food concentration and temperature in three species of the genus *Brachionus* (Rotifera). Ann. Limnol. Vol. 33, pp.23-31.

Rico-Martinez, R. and Dodson, S.I. , 1992. Culture of rotifer *Brachionus calyciflorus* pallas. Aqua-culture, Vol. 105, pp.191-199.

Sarma, S.S.S. , 1991. Rotifers and aquaculture (Review). Environment and ecology, Vol. 9, No. 2, pp.414-428.

Sarma S.S.S.; Larios Jurado P.S. and Nandini, S. , 2001. Effect of three food types on the population growth of *Brachionus calyciflorus* and *Brachionus patulus* (Rotifera: Brachionidae). Rev.Biol. Trop. Vol. 49, No. 1, pp.77-84.

STØttrup, J.G. and McEvoy, L.A. , 2003. Live feeds in marine aquaculture. Blackwell Science 2II, Oxford, UK. Vol. 318, 750P.

Isolation and semi-intensive culture of freshwater rotifer *Brachionus calyciflorus* of Anzali Lagoon

Ahmadi N.⁽¹⁾; Abedian Kenari A.M^{(2)*} and Fallahi Kaporchali M.⁽³⁾

aabedian@modares.ac.ir

1,2- Department of Fisheries, Faculty of Natural Resource and Marine Sciences, University of Tarbiat Modares, P.O.Box: 14155-356 Noor, Iran

3-Inland Waters Research Institute, P.O.Box: 66 Bandar Anzali, Iran

Received: September 2006

Accepted: February 2007

Keyword: Rotifer, *Brachionus calyciflorus*, Purification, Semi-Intensive Culture

Abstract

Brachionus calyciflorus is a freshwater rotifer that is used as a live food for intensive production of freshwater fish larvae. In this research, the possibility of isolating, purifying and semi-intensive production of freshwater rotifer was investigated in laboratory condition.

Sampling was done at Anzali Lagoon in autumn 2005 and the species was identified and isolated using invert microscope. For culture of the rotifer, EPA medium was used together with freshwater *chlorella sp.* at 1×10^6 cells/ml density. Rotifers were produced as batch culture. Primary density of rotifers in 11 balloons was considered to be 30ind/ml. Results showed that the maximum density of rotifer reached 453 ± 43 ind/ml in the seventh day and mean growth rate per day was 0.50. The average of the lorica length and width was 204 and 167 microns and the average of the egg length and width was 121 and 95 microns, respectively.

This experiment indicated that freshwater rotifer attains suitable growth parameters in laboratory condition in a relatively short time. Also, we successfully determined the protocol for semi-intensive artificial production of the species.

* Corresponding author