

# بررسی برخی از خصوصیات فیزیکی و شیمیایی آب مراکز تکثیر میگوی چوبنده آبادان

سارا سبزعلیزاده، سیدرضا سید مرتضایی، سیمین دهقان مدیسه و

وحید یاوری

ssabzalizadeh@yahoo.com

مرکز تحقیقات آبزی پروری جنوب کشور، اهواز صندوق پستی: ۶۱۳۲۵-۴۱۶

تاریخ ورود: تیر ۱۳۸۴

تاریخ پذیرش: شهریور ۱۳۸۴

## چکیده

این مقاله قسمتی از پژوهش بررسی وضعیت مدیریتی مراکز تکثیر میگوی چوبنده آبادان است که از اردیبهشت ماه ۱۳۸۰ آغاز و در دو دوره تکثیر صورت گرفته است. عوامل فیزیکی و شیمیایی منفأتوی در مراکزی با مدیریت تایلندی و فلیپینی و مرکز تکثیر میگوی بندر امام خمینی مورد بررسی قرار گرفت که دامنه تغییرات شوری ۱۷/۹ تا ۴۲۱ گرم در لیتر،  $BOD_5$  ۶/۱۲ تا ۸/۷۲ میکروگرم در لیتر،  $NO_2^-$  ۱۰ تا ۴۵/۳ میکروگرم در لیتر،  $pH$  ۸/۰۴ تا ۸/۶۸ کدورت ۱ تا ۳۳ NTU، کلسیم ۴۰۰/۴ تا ۶۲۰/۶ میلیگرم در لیتر، منزیم ۱۱۰۴ تا ۱۹۶۸ میلیگرم در لیتر، سختی ۶۰۰۰ تا ۹۴۰۰ میلیگرم در لیتر و دمای آب ۲۵/۴ تا ۳۲/۴ درجه سانتیگراد و همچنین مقادیر SH2 همواره صفر بوده است.

مقادیر بدست آمده در این مطالعه با مقادیر مجاز و استانداردهای آبزی پروری مقایسه شده و بجز آمونیاک و یون نیتریت که در مواردی بیشتر از حد مجاز بودند، سایر عوامل در حد مناسب بدست آمدند. طبق نتایج حاصل از آنالیز واریانس داده‌ها مقادیر اکسیژن در حوضچه‌های مختلف ( $P=0/049$ ) و نیز مقادیر COD در زمانهای مختلف نمونه برداری اختلاف معنی دار آماری بوده است ( $P=0/025$ ).

**لغات کلیدی:** میگو، عوامل فیزیکی و شیمیایی، چوبنده، آبادان، ایران

## مقدمه

تکثیر کننده‌های میگو در جهان بشدت به صید مولدین وحشی وابسته هستند و یکی از راهها، بدست آوردن بالغین وحشی است که دوره بلوغ و تخریز خود را در اسارت انجام می‌دهند. ۲۷ گونه میگوی جنس *Penaeus* وجود دارد که حدود ۲۱ گونه از آنها قادرند در اسارت تخریزی کنند (Babu et al., 2001) و گونه *P. indicus* بطور وسیع در استانهای جنوبی کشور ععنوان گونه منتخب در حال تکثیر و پرورش است. در استان خوزستان تولید و پرورش لارو میگوی *P. indicus* اولین بار در سال ۱۳۷۹ به انجام رسید و در حال حاضر استان خوزستان با داشتن ۹ مرکز تکثیر میگو در منطقه چوبیده آبادان فعالیت خود را ادامه می‌دهد. از آنجا که برای داشتن یک تکثیر موفق، دانستن عوامل زیادی از جمله اغلب پارامترهای فیزیکی و شیمیایی لازم می‌باشد (Al-Tobaiti & Charles, 1992) و با شروع مرگ و میر در میگوهای تکثیر شده در مراکز تکثیر استان خوزستان و با توجه به اینکه این ۹ مرکز در خوزستان تحت ۳ مدیریت مختلف اداره می‌شوند، پروژه‌ای جهت مقایسه این مدیریتها و نیز بررسی کیفیت آب حوضچه‌های تکثیر میگو انجام شد که این مقاله، بررسی قسمتی از داده‌های بدست آمده در این تحقیق می‌باشد. چنانچه عواملی مانند شوری، درجه حرارت، pH، اکسیژن محلول، یون نیترات و یون نیتریت در حد متوسط رعایت نشوند استرس شدید به میگو وارد شده و باعث نرمی پوست یا اسکلت خارجی آنها یا بازماندگی پایین می‌شود (Granvil, 2001). بعنوان مثال اگر مقدار کلسیم کافی نباشد روی رشد تاثیر گذاشته و عمل تنظیم اسمزی میگو بهم می‌خورد. سختی آب از مهمترین عوامل مؤثر بر رشد و بقای میگو است. همچنین اگر دمای آب در حد متوسط ۲۷ تا ۲۸ درجه سانتیگراد نباشد درصد تفریخ تخم کم می‌شود و زمان تفریخ تخم نیز بیشتر شده و این باعث می‌شود که ناپلی‌هایی که بوجود می‌آیند ضعیف باشند (Babu et al., 2001).

## مواد و روش کار

نمونه‌گیری از اردیبهشت ماه سال ۱۳۸۰ تا تیر ماه همان سال و از دو مرکز تکثیر در منطقه چوبیده آبادان و نیز مرکز تکثیر میگوی بندر امام خمینی انجام شد. نمونه‌گیری در طول دوره تکثیر یعنی اردیبهشت ماه تا تیر ماه و در نیمه اول و دوم هر ماه (به استثنای تیر ماه) انجام گردید. دمای آب و pH توسط دستگاه pH متر Hach در محل اندازه‌گیری گردید. شوری به روش سور (Mohr) و فرمول کندسن (Rilly & Chester, 1971)، DO توسط ثبیت نمونه اکسیژن در محل و تیتراسیونهای یدومتری (روش وینکلر)،  $BOD_5$  بوسیله انکوباسیون نمونه بمدت ۵ روز و سپس اندازه‌گیری اکسیژن باقیمانده به روش وینکلر، آمونیاک به روش ایندوفتل، یون نیتریت به کمک واکنش با سولفاتنیلیک اسید و دستگاه اسپکتروفتومتر، کدورت توسط دستگاه کدورت سنج و یونهای کلسیم، منیزیم و سختی کل توسط تیتراسیونهای کمپلکسومتری اندازه‌گیری شدند. همچنین برای اندازه‌گیری گاز  $SH_2$  ابتدا وجود یا عدم وجود این گاز توسط استات سرب امتحان گردید و سپس در صورت وجود، مقدار گاز فوق توسط

تیتراسیونهای یدومتری بدست آورده شد. کلیه روش‌های آنالیز نمونه‌ها از کتاب استاندارد متد استخراج شده است (Clesceri *et al.*, 1989).

جهت بررسی آماری نتایج از برنامه کامپیوتری Excel و آنالیزواریانس یکطرفه داده‌ها (ANOVA) استفاده شده است.

## نتایج

دامنه تغییرات دمای آب در مراکز تکثیر بررسی شده در محدوده ۲۵/۹ تا ۳۲/۴ سانتیگراد قرار داشت. همچنین بیشترین مقدار اکسیژن محلول ۱۳/۷ و کمترین مقدار آن ۱۰/۰۲ میلیگرم در لیتر بود. حداکثر میزان مصرف زیستی اکسیژن ۸/۷۲ و حداقل آن ۶/۱۲ میلیگرم در لیتر بوده و دامنه تغییرات تقاضای شیمیایی اکسیژن ۹۸/۹ تا ۴ تا ۴ میلیگرم در لیتر بدست آمد (جداول ۱ تا ۳). دامنه تغییرات یون کلسیم ۴۰۰/۴ تا ۴۲۰/۶ میلیگرم در لیتر بود که حداکثر و حداقل آن در مرکز با مدیریت فیلیپینی مشاهده شده و برای یون منیزیم ۱۱۰ تا ۱۹۶۸ میلیگرم در لیتر بوده که حداکثر آن در تیر ماه در مرکز تکثیر بندر امام خمینی و حداقل آن در نیمه اول اردیبهشت و در مرکز با مدیریت فیلیپینی اندازه‌گیری گردید. حداکثر مقدار سختی کل ۹۴۰۰ میلیگرم در لیتر در تیر ماه در مرکز با مدیریت فیلیپینی و حداقل آن ۶۰۰۰ میلیگرم در لیتر در نیمه اول خرداد، در حوضچه با مدیریت تایلندی مشاهده شده است (جداول ۱ تا ۳).

دامنه تغییرات pH از حداکثر ۸/۶۸ در نیمه اول اردیبهشت کارگاه تکثیر بندر امام خمینی تا حداقل ۸/۰۴ در نیمه دوم خرداد ماه در کارگاه با مدیریت فیلیپینی بوده و مقادیر اندازه‌گیری شده کدورت بسیار پایین و از NTU در نیمه دوم اردیبهشت و خرداد تا ۳۳ NTU در تیر ماه متغیر می‌باشد. همچنین مقادیر شوری از ۱۷/۹ گرم در لیتر در کارگاه با مدیریت تایلندی تا ۲۵/۳ گرم در لیتر در کارگاه تکثیر بندر امام متغیر بوده است (جداول ۱ تا ۳). آمونیاک اندازه‌گیری شده شامل کل آمونیاک (غیر یونیزه و یونیزه شده) بوده و سپس با توجه به مقادیر pH و نسبتهای آمونیاک یونیزه شده به آمونیاک غیر یونیزه، مقادیر گاز NH<sub>3</sub> محاسبه شده است (EIFAC, 1973). دامنه تغییرات گاز آمونیاک از صفر تا ۸۱۱/۳ میکروگرم در لیتر (در اردیبهشت ماه در کارگاه با مدیریت فیلیپینی) متغیر بود و نیز میزان یون نیتریت از ۱۰ تا ۴۲۱ میکروگرم در لیتر اندازه‌گیری شد (جداول ۱ و ۳).

مقدار گاز SH<sub>2</sub> در طول دوره تکثیر در مراکز بررسی شده صفر (غیر قابل اندازه‌گیری) بوده است. در جداول ۱ تا ۳ نتایج عوامل فیزیکی و شیمیایی اندازه‌گیری شده آمده است. در این جداول نمونه‌گیری در نیمه اول ماه با عدد ۱ و در نیمه دوم ماه با عدد ۲ نشان داده شده است.

## سیز علیزاده و همکاران

جدول ۱: مقادیر پارامترهای اندازه‌گیری شده در حوضچه تکثیر میگوی بندر امام خمینی

معیار	میانگین ± انحراف	تیر	خرداد	خرداد	اردیبهشت	اردیبهشت	واحد	
۲۹/۴ ± ۰/۸۹۴	۳۰	۲۹	۲۸	۳۰	۳۰	۳۰	C°	دمای آب
۱۲/۵۲ ± ۱/۰۸	۱۳/۴	۱۲/۴۶	۱۲	۱۳/۷	۱۱/۰۲	ppm	اکسیژن محلول	
۸/۰۷ ± ۰/۸	۷/۱۸	۷/۲۳	۸/۰	۸/۹	۸/۰۲	ppm	BOD5	
۲۷/۲۶ ± ۲۱/۶۹	۴۸	۵۲/۷	۱۰/۱	۱۶/۰	۴	ppm	COD	
۵۱۶/۵۰ ± ۸۳	۴۰۰/۴	۴۸۰/۵	۵۲۰/۰	۶۲۰/۶	۵۶۰/۶	ppm	یون کلسیم	
۱۴۳۲/۸ ± ۳۴۵/۶	۱۹۶۸	۱۵۴۸	۱۳۶۸	۱۱۰۴	۱۱۷۶	ppm	یون منیزیم	
۷۴۵ ± ۷۸۴	۸۴۰۰	۷۳۵۰	۶۹۰۰	۶۶۰۰	۸۰۰۰	ppm	سختی کل	
۸۳۱ ± ۰/۲۱	۸/۲۶	۸/۲۳	۸/۱۶	۸/۱۶	۸/۶۸	pH		
۱۰/۴ ± ۱۳/۱۸	۳۳	۴	۱	۳	۱۱	NTU	کدروت	
۲۷/۶۶ ± ۴/۹۹	۳۵/۳	۲۱/۸	۲۷/۶	۲۵/۱	۲۸/۵	ppt	شوری	
۶۷/۶۸ ± ۵۸/۰۵	۸۲/۵	۱۰۳/۴	۰	۱۳۷/۵	۱۶	ppm	آمونیاک	
۵۷/۴ ± ۴۴/۹	۴۹	۴۶	۱۰	۱۳۲	۵۰	ppm	یون نیتریت	

جدول ۲: مقادیر پارامترهای اندازه‌گیری شده در حوضچه تکثیر میگو با مدیریت فیلیپینی

معیار	میانگین ± انحراف	تیر	خرداد	خرداد	اردیبهشت	اردیبهشت	واحد	
۲۹/۸ ± ۱/۰۹	۳۰	۲۸/۵	۳۲/۴	۳۰	۲۹/۸	C°	دمای آب	
۱۱/۲۱ ± ۱/۲۸	۱۳/۴	۱۰/۶۷	۱۱/۲۶	۱۰/۰	۱۰/۱۹	ppm	اکسیژن محلول	
۷/۶۲ ± ۰/۹۴	۸/۲	۷/۱۲	۸/۲	۷/۲۰	۸/۳۴	ppm	BOD5	
۳۶/۴۴ ± ۳۱/۷۲	۲۸	۷۳/۷	۶۵/۹	۶/۶	۸	ppm	COD	
۵۰۲/۰۴ ± ۹۰/۲	۶۰۰/۶	۶۲۰/۶	۴۰۰/۴	۵۴۰/۵	۶۰۰/۶	ppm	یون کلسیم	
۱۵۲۰/۰۴ ± ۳۱۴	۱۸۰۰	۱۲۳۶	۱۵۱۲	۱۸۲۴	۱۱۴۰	ppm	یون منیزیم	
۷۸۴۰ ± ۹۶۶	۹۴۰۰	۷۰۰۰	۸۰۰۰	۷۷۰۰	۷۱۰۰	ppm	سختی کل	
۸/۲۸ ± ۰/۱۸	۸/۳۶	۸/۰۴	۸/۱۹	۸/۲۶	۸/۵۴	pH		
۲/۲ ± ۱/۳	۳	۴	۱	۱	۲	NTU	کدروت	
۲۵/۶۲ ± ۲/۱۶	۲۲/۷	۲۴/۰۵	۲۴/۹	۲۹	۲۶/۴	ppt	شوری	
۲۱۲/۰ ± ۲۳۷/۱۰	۸۰/۸	۰	۱۰۸/۱	۵۷/۵	۸۱۱/۲	ppm	آمونیاک	
۱۸۸/۴ ± ۱۵۹/۴	۷۹	۴۲۱	۱۰۱	۳۰	۲۷۱	ppm	یون نیتریت	

جدول ۳: مقادیر پارامترهای اندازه‌گیری شده در حوضچه تکثیر میگو با مدیریت تایلندی

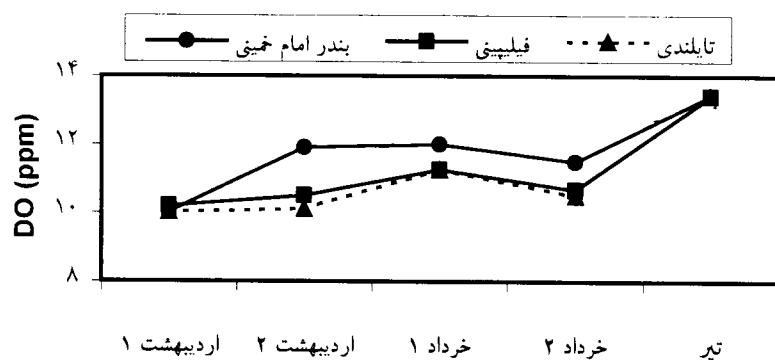
میانگین $\pm$ انحراف معيار	خرداد ۲	خرداد ۱	اردیبهشت ۲	اردیبهشت ۱	واحد	
$2875 \pm 323$	۳۱/۷	۳۱/۴	۲۶	۲۰/۹	$^{\circ}\text{C}$	دمای آب
$1047 \pm 056$	۱۰/۵	۱۱/۲۵	۱۰/۱۲	۱۰/۰۲	ppm	اکسیژن محلول
$794 \pm 079$	۷/۳۹	۸/۷۲	۷/۱۲	۸/۵۱	ppm	BOD <sub>5</sub>
$5235 \pm 45$	۸۲/۹	۹۸/۹	۱۲/۴	۱۰/۲	ppm	COD
$4920 \pm 680$	۴۴۸/۰	۴۲۰/۴	۵۴۰/۰	۵۶۰/۶	ppm	یون کلسیم
$137275 \pm 2165$	۱۴۱۱	۱۱۵۲	۱۶۵۶	۱۲۷۲	ppm	یون میزیم
$61120 \pm 8759$	۸۰۰	۶۰۰	۶۷۰۰	۶۰۰۰	ppm	سختی کل
$878 \pm 005$	۸/۳۵	۸/۲۹	۸/۲۳	۸/۲۴	pH	
$35 \pm 264$	۱	۴	۲	۷	NTU	کدروت
$2287 \pm 399$	۱۷/۹	۲۱/۵	۲۵/۳	۲۶/۸	ppt	شوری
$8511 \pm 11815$	۸۲/۱	۰	۱۰/۶۵	۲۵۵/۷	ppm	آمونیاک
$60 \pm 6945$	۱۶۴	۲۰	۲۶	۳۰	ppm	یون نیتریت

لازم به ذکر است در مواردی که مقادیر داده‌های بدست آمده دارای دامنه تغییرات وسیعی بوده مثلاً در مورد گاز آمونیاک، مقادیر انحراف معیار بدست آمده زیاد می‌باشد. جهت بررسی آماری داده‌ها هر کدام از پارامترها را بطور جداگانه در زمانهای مختلف نمونه‌گیری و نیز در مراکز مختلف تکثیر (با مدیریتهای مختلف) آنالیز واریانس نموده و نتایج (ANOVA) در جدول ۴ ارائه شده است.

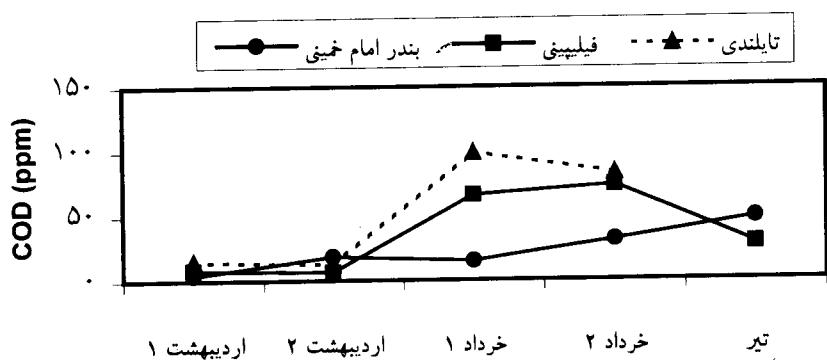
طبق جدول ۴، در مراکز مختلف تکثیر، فقط مقادیر اکسیژن محلول ( $P<0.05$  ,  $F(2,11)=4.39$ ) دارای اختلاف معنی دار آماری بوده بطوریکه مرکز تکثیر میگویی بندر امام خمینی بیشترین مقدار میانگین DO و مرکز با مدیریت تایلندی کمترین مقدار میانگین DO را دارا می‌باشد (جداول ۱ تا ۳) و سایر عوامل اندازه‌گیری شده دارای اختلاف معنی دار نمی‌باشند. همچنین در زمانهای مختلف نمونه‌گیری مقادیر مصرف شیمیایی اکسیژن (COD) ( $P<0.05$  ,  $F(4,9)=4.667$ ) دارای اختلاف معنی دار آماری است بطوریکه بیشترین میانگین COD مربوط به نیمه دوم خرداد با  $69/77$  و سپس نیمه اول خرداد با  $59/97$  میلیگرم در لیتر و کمترین میانگین COD با  $9/07$  میلیگرم در لیتر مربوط به نیمه اول اردیبهشت بوده است و در سایر زمانها بین پارامترهای مختلف، اختلاف معنی دار مشاهده نشده است. در نمودارهای ۱ تا ۴ اطلاعات مربوط به برخی از عوامل نشان داده شده است.

جدول ۴: نتایج آنالیز واریانس عوامل محیطی بین مدیریت‌های مختلف و زمانهای مختلف نمونه‌برداری

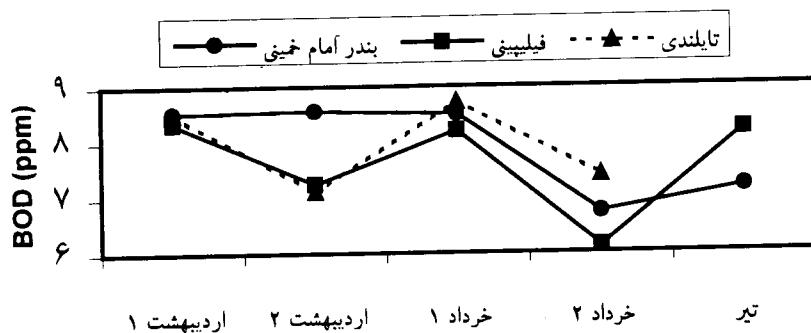
مقایسه بین زمانهای مختلف		مقایسه بین مدیریتهای مختلف		
F	P	F	P	
۲/۲۴	۰/۱۴۳	۴/۳۹	۰/۰۳۹	DO
۳/۱	۰/۰۷۲	۰/۳۵	۰/۷۱	BOD5
۴/۶۶۷	۰/۰۲۵	۰/۶۴۷	۰/۵۴۲	COD
۱/۴۳	۰/۳	۰/۶۱۴	۰/۰۰۸	Ca (+2)
۳/۳۵	۰/۰۶	۰/۲۰۰	۰/۸۱۷	Mg (+2)
۲/۵۷	۰/۱۰۹	۱/۵۶۹	۰/۲۵۱	T. Hardness
۲/۰۶	۰/۱۶۸	۰/۰۶۲	۰/۹۴	pH
۰/۹۱۶	۰/۱۹۱	۱/۶۸	۰/۲۲۳	Salinity
۰/۸۲۲	۰/۲۰۸	۱/۴۴۹	۰/۲۷۹	Turbidity
۰/۳۶۸	۰/۳۱۸	۰/۶۰۲	۰/۵۳۹	NH3
۰/۸۰۹	۰/۰۲۳	۲/۴	۰/۱۳۶	NO2 (-)



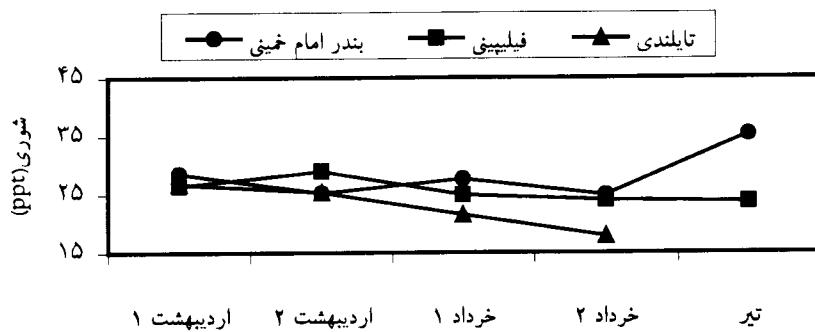
نمودار ۱: مقادیر اکسیژن محلول در مراکز تکثیر میگو



نمودار ۲: مقادیر تقاضای شیمیایی اکسیژن در مراکز تکثیر میگو



نمودار ۳: مقادیر تقاضای بیولوژیک اکسیژن در مراکز تکثیر میگو



نمودار ۴: مقادیر شوری در مراکز تکثیر میگو

## بحث

از آنجاییکه میگویی سفید هندی از گونههای مهم تجاری است و دامنه تحمل شوری و حرارت آن نسبت به شرایط محیطی زیاد است، برای پرورش انتخاب می‌شود. این میگو در ۲۵ تا ۳۰ درجه سانتیگراد تحریزی می‌کند و درجه حرارت مطلوب جهت تکثیر و پرورش آن ۲۸ تا ۳۰ درجه سانتیگراد می‌باشد. نتایج تحقیقات نشان می‌دهد که میگویی سفید هندی بدلیل قدرت بالای تنظیم فشار اسمزی قادر به تحمل شوری از ۱۰ تا ۵۰ ppt می‌باشد (Al-Tobaiti & Charles, 1992). طبق نتایج بدست آمده، دامنه تغییرات دمای آب و شوری در کارگاههای تکثیر میگو در حد مناسب می‌باشد. مقادیر pH بالاتر از ۱۰ و کمتر از ۴ برای میگوها کشنده است و بهترین pH، در محدوده ۷/۵ تا ۸/۵ (Boyd, 1990) و ۸/۲ تا ۷/۸ (Jory, 1996) می‌باشد. با توجه به نتایج بدست آمده در این تحقیق، دامنه تغییرات pH در مراکز تکثیر مورد مطالعه، در حد مطلوب بوده است.

تماس طولانی مدت ماهی و میگو با آمونیاک می‌تواند سبب از دست رفتن اشتها، رشد ضعیف و در نهایت مرگ شود. غلظت آمونیاک تا ۱۰۰ میکروگرم در لیتر برای میگوهای پنائیده بی خطر است و بیش از این مقدار، اثر منفی روی میگو دارد و غلظت بیش از ۱ میلیگرم در لیتر برای میگوها کشنده است (Chein, 1992).

یکی از عمومی ترین علائم سمیت با آمونیاک هایپرپلازیای آبششهای می‌باشد و غلظت زیر حد کشنده آن می‌تواند باعث تغییرات بافتی شده و نیز تاثیر منفی بر رشد آبزی می‌گذارد. میگوها درست قبل و بعد از زمان پوست‌اندازی حساسیت بیشتری نسبت به غلظت آمونیاک نشان می‌دهند (Stickney, 2000). میزان مجاز آمونیاک در مراکز تکثیر که آب شور استفاده می‌کنند تا ۱۰ میکروگرم در لیتر بی خطر گزارش شده است (Cresswel, 1993). دامنه تغییرات آمونیاک در مراکز تکثیر مطالعه شده از صفر تا ۱۱ میکروگرم در لیتر بوده است. اگرچه حد بالای دامنه تغییرات در مقایسه با حد بی خطر بالاست ولی تا حد کشنده فاصله دارد.

مقادیر حد مجاز  $BOD_5$  برای آبهای ۵ تا ۶ میلیگرم در لیتر گزارش شده است (Clark, 1992) و مقادیر  $BOD_5$  بدست آمده در مراکز تکثیر کمی بیشتر از این مقدار می‌باشد و در حد آبهای مشکوک است. کدورت آب موجب مسدود شدن آبششهای آبزی، مدفعون ساختن تخته‌ها، کاهش نفوذ نور و افزایش مقدار جذب حرارت می‌شود. بنابراین افزایش بیش از حد آن می‌تواند سبب بروز خطراتی شود ولی میزان آن تا ۱۰۰ NTU خطری را برای آبزی ندارد (Beveridge, 1987). میزان کدورت حاصله در مراکز تکثیر از ۱ تا ۳۳ NTU متغیر بوده، که می‌توان گفت در استخراجها در حد مجاز می‌باشد.

میزان گاز هیدروژن سولفوره برای مراکز تکثیر که از آب شور استفاده می‌کنند تا ۲ میکروگرم در لیتر مجاز محسوب می‌شود (Cresswel, 1993). در طول دوره نمونه برداری میزان این گاز در مراکز تکثیر صفر بوده است.

از آنجا که مقدار یون نیتریت تا ۱۰۰ میکروگرم در لیتر برای مراکز تکثیر که از آب شور استفاده می‌کنند مجاز می‌باشد و میزان LC<sub>50</sub> برای ۹۶ ساعت در میگوها ۸/۵ تا ۱۵/۴ میلیگرم در لیتر گزارش شده است (آمیدی، ۱۳۷۸)، و با توجه به دامنه تغییرات این یون در مراکز تکثیربررسی شده، می‌توان گفت که اگرچه حد بالای مقدار یون نیتریت کمی بیش از حد مجاز است اما هنوز تا حد فاصله خیلی زیادی دارد.

مقدار اکسیژن محلول و قابل دسترس برای آبزیان در یک سیستم تکثیر و پرورش یکی از بحرانی‌ترین متغیرهای است که باید بطور دائم اندازه‌گیری شود. اگر مقدار مناسبی از اکسیژن در دسترس نباشد آبزی در استرس قرار گرفته و ممکن است بخوبی تغذیه نکند (Stickney, 2000). میزان اکسیژن محلول تا ۹۰ درصد حد اشباع و بیشتر از ۶ میلیگرم در لیتر برای سیستمهای پرورشی آب شور مناسب می‌باشد (Cresswell, 1993). Jory در سال ۱۹۹۷ میزان مناسب اکسیژن را بیش از ۵ میلیگرم در لیتر گزارش نموده است که می‌توان مقادیر اکسیژن مراکز تکثیر را در بررسی اخیر در حد مناسب اعلام نمود.

با توجه به داده‌های بدست آمده و بررسیهای آماری صورت گرفته، بنظر می‌رسد که پارامترهای محیطی اندازه‌گیری شده در مراکز مختلف تکثیر با یکدیگر اختلافی نداشته و این مراکز با کنترل میزان آمونیاک، جهت تکثیر میگوهای پنائیده دارای شرایط مطلوبی می‌باشند.

### منابع

- امیدی، س. ، ۱۳۷۸. بررسی کیفیت آبهای ورودی و خروجی استخراج‌های پرورشی سایت حلle. مرکز تحقیقات شیلاتی خلیج فارس، بوشهر. مؤسسه تحقیقات شیلات ایران. ۵۹ صفحه.
- Al-Tobaiti, S. and Charles, M.J. , 1992.** Shrimp Farming in the hypersaline waters of Saudi Arabia; Info fish–International. 16P.
- Babu, M. ; Ravi, C. ; Marina, M.P. and Kitto, M.R. , 2001.** Factors determining spawning success in *Penaeus monodon* Fabricius; Naga. Vol. 24. No.1&2.
- Beveridge, M. , 1987.** Cage Aquaculture; Newa Books Ltd.
- Boyd, C.E. , 1990.** Water quality in pond for aquaculture; Birmingham Publishing Co. 482P.
- Chein, Y.H. , 1992.** Water quality requirements and management for marine shrimp culture in proceedings of species session on shrimp forming; World Aquaculture Society, Baton Rouge. pp.144-159.
- Clark, R.B. , 1992.** Marine Pollution ; 3<sup>th</sup> ed.Clarendon Press Oxford.
- Clesceri, L.S. ; Greenberg, A.E. and Trussell, R.R. , 1989.** Standard methods for the examination of water and waste water, 17<sup>th</sup> Edition. APHA-AWWA-WPCF. Pub.
- Creswell, R.L. , 1993.** Aquaculture Desk Reference; Van Nostrand Rinholt.
- Granvil, D. , 2001.** Shrimp maturation and spawning; Texas A&M University. Sea college program (UJNR Technical Report No. 28). USA.
- Jory, D.E. , 1996.** Penaeid Shrimp hatcheries; Part 2: Broodstock management.
- Jory, D.E. , 1997.** Penaeid Shrimp hatcheries; Part 3 : Larval rearing. 28P.
- Rilly, J.P. and Chester, R. , 1971.** Introduction to marine chemistry. Academic Press INC. (London). England. 421P.
- Stickney, R.R. , 2000.** Encyclopedia of Aquaculture. Jone Wiley & Son, Inc. 106P.

## Physico-chemical properties of water in shrimp hatcheries of Choebdeh (Abadan), South Iran

**Sabzalizadeh S. ; Mortezaei S.R.S. ; Dehghan Madise S. and Yavari V.**

ssabzalizadeh@yahoo.com

Mariculture Research Center, P.O.Box: 61335-416 Ahwaz, Iran

Received: July 2004

Accepted: September 2005

**Keywords:** Shrimp Hatchery, Physico-Chemical Properties, Ammonia, Nitrite

### *Abstract*

For assessing management efficiency in shrimp hatcheries of Choebdeh (Abadan), we surveyed the physico-chemical properties of water in two culture periods during the years 2001–2002. Different physical and chemical factors were measured in hatcheries under Thai and Philippine management methods.

We measured factors such as salinity (17.9-35.3 ppt),  $BOD_5$  (6.12-8.72 ppm), DO (10.02-13.7 ppm), COD (4-98.9 ppm),  $NH_3$  (0-811.4 ppb),  $N0_2^-$  (10-421 ppb), pH (8.04 - 8.68), Turbidity (1-33 NTU), Ca (400.4-620.6 ppm), Mg (1104-1968 ppm), total hardness (6000-9400 ppm) and water temperature ( $25.4-32.4^{\circ}C$ ) while no amount of  $SH_2$  was found in the water samples.

The results of this survey were compared with standard levels and safe ranges for aquaculture activities. Most factors were in standard range with only  $NH_3$  and  $N0_2^-$  showing a slight excess in some cases. An ANOVA test showed significant differences in levels of oxygen and COD of the tanks at different sampling times.