

در محیط آزمایشگاهی *Gracilaria corticata* بررسی اثر شوری، آمونیوم و سیتوکینین بر رشد

فرناز رفیعی و نسرین سلمان زاده*

گروه بیولوژی دریا، دانشکده علوم و فنون دریایی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران شمال، ایران

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۰/۰۲/۱۰

تاریخ دریافت: ۱۳۸۹/۱۲/۱۰

چکیده

اثر عوامل شوری، آمونیوم و سیتوکینین بر رشد جلبک (*Gracilaria corticata* (J. Agardh)) در یک دوره ۶ هفته، تحت شرایط آزمایشگاهی بررسی شد. جلبک گراسیلاریا از سواحل بندر بستانه واقع در استان هرمزگان در تیرماه ۱۳۸۸ نمونه برداری شده و در آکواریوم های ۴۰×۳۰×۶۰ سانتی متر (۲۰ لیتر) باروش معلق در سه تکرار پرورش داده شد. نور مورد نیاز برای پرورش ۳۳۰۰ لوکس و دما ۳۵ درجه سانتی گراد بود. تیمارهای مورد بررسی شوری ۲۵ جزء در هزار (شوری مصب)، ۳۵ جزء در هزار (شوری آب دریا) و ۴۵ جزء در هزار (شوری خور)، آمونیوم (۰،۰،۰۰۱ و ۰،۰۰۲ مولار) و سیتوکینین (۰،۰۰۱، ۰،۰۰۱ و ۰،۰۰۱ گرم بر لیتر) بودند. جلبک‌ها در روزهای ۷، ۱۴، ۲۱، ۲۸، ۳۵ و ۴۲ برداشته شدند. طول، عرض و وزن آن‌ها اندازه‌گیری و رشد نسبی محاسبه شد. نتایج نشان داد که عوامل شوری، آمونیوم و سیتوکینین اثر معنی داری ($P < 0/05$) بر روی رشد جلبک گراسیلاریا داشتند. رشد نسبی جلبک گراسیلاریا با تیمارهای مختلف سیتوکینین، شوری و آمونیوم در روزهای مختلف آزمایش اختلاف معنی داری داشت ($P < 0/05$) و حداکثر میزان آن در تیمار ۰/۰۰۲ مولار آمونیوم با ۸/۲۶ درصد مشاهده شد.

واژگان کلیدی: گراسیلاریا کورتیکاتا، سیتوکینین، بندر بستانه، آمونیوم.

*مسئول مکاتبه: salmanzadeh_nasrin@yahoo.com

مقدمه

یکی از منابع تقریباً اتمام ناپذیر برای تهیه گیاهان دارویی، جلبک‌های بدست آمده از آبهای دریایی می باشد. بیش از دوهزار سال است که از جلبک‌های دریایی، هم به عنوان غذای جانبی بشروهم در علم پزشکی استفاده می شود. گیاهان دریایی به عنوان اولین تولیدکنندگان موادآلی به حساب می آیند(Kaczyna & Megnet, 1993). دراین میان نقش جلبک‌ها را در تولید مواد مختلف مانند کاراگینان و آگار و اسیدالژینیک که دارای مصارف مختلف صنعتی، دارویی و غذایی می باشند را باید در نظر گرفت(Dawes, 1997). گراسیلاریاییکی از جنس‌های جلبک‌های قرمز به حساب می آید که بیش از ۵۳ درصد آگار جهانی از گونه‌های آن بدست می آید. تاکنون چند گونه از جلبک گراسیلاریا از سواحل ایران گزارش شده که یکی از آنها جلبک *G. corticata* است که در مناطقی مانند بندر لنگه، چابهار، بوشهر و سواحل جزایر خلیج فارس وجود دارد و توده زنده آن نسبت به گونه‌های دیگر بیشتر است. این جلبک در استخرهای کشندی بخش میانی و پائینی منطقه بین جزر و مدی به صورت چسبیده به صخره‌ها رشد می کند. مواد استخراجی استن و اتانول حاصل از این جلبک از رشد برخی از باکتری‌ها و قارچ‌ها جلوگیری می کند و دارای کولین استراز آنزیم تجزیه کننده استیل کولین با فعالیت زیاد است (رفیعی و همکاران، ۱۳۸۷). رشد گیاهان دریایی به عواملی مانند نور و مواد مغذی در دسترس مانند فسفات و نیترات بستگی دارد. از پاسخ‌های فیزیولوژیک این جلبک به عوامل غیر زیستی مانند نور، دما و شوری اطلاعات کمی در دسترس است(Oliviera et al., 2000).

Gujarat در سال ۲۰۰۱ در هند نشان داد که بالا بردن غلظت آمونیوم و نیتروژن در محیط بر ۶ گونه گراسیلاریا باعث افزایش بیو ماس شده است. Pedersen و Haglund در سال ۱۹۹۳ عنوان کردند که رشد در جلبک *Gracilaria tenuistipitata* با تغییرات میزان شوری همبستگی معنی داری دارد.

در چین نشان دادند که هورمون سیتوکینین باعث بازسازی گونه جلبک *Gracilaria popenfussi* می شود(Yokoya, 2000).

با وجود ۱۸۰۰ کیلومتر مرز آبی در جنوب کشور و افزایش روزافزون نیاز برای استفاده از ذخایر آن مانند جلبک‌ها به عنوان منابع ارزشمند در جهت تامین نیازهای صنعتی، دارویی و غذایی در ضمن اینکه سالیانه مبالغ هنگفتی صرف واردات مواد ترکیبات خام موجود در پیکره جلبک‌های پرسلولی می گردد لزوم انجام تحقیقات اولیه و پی بردن به پتانسیل کشت و پرورش جلبک‌ها و استخراج این مواد احساس می شد.

زاید از نمونه‌ها، جلبک‌ها توسط آب شور شسته شده و در کیسه‌های نایلونی حاوی آب دریا به تهران منتقل شدند. به منظور پرورش جلبک‌ها از ۲۷ اکوریوم با ابعاد ۳۰*۴۰*۶۰ لیتر (۲۰ لیتر) استفاده شد و شوری مناسب توسط نمک سنتتیک تهیه گردید.

کلیه جلبک‌ها توسط ترازوی دیجیتال با دقت ۰/۰۱ گرم وزن شد و طول آنها از ناحیه پایه تا بلندترین انشعاب آن و عرض آن‌ها به طور دقیق اندازه‌گیری و ثبت گردید. نمونه‌ها به صورت معلق در آب توسط نخ به طناب‌های نایلونی که به فاصله ۵ سانتی متر از یکدیگر که در عرض اکوریوم‌ها کشیده شده بودند و به تعداد ۶ عدد در هر اکوریوم نصب شدند.

با استفاده از لوکس متر و به منظور ایجاد نور کافی (۳۳۰۰ لوکس) لامپ مهتابی بالای هر کدام از اکوریوم‌ها نصب گردید. سپس اکوریوم‌ها توسط ورقه‌های ضخیم آلومینیوم فویل پوشیده شدند. دوره تاریکی اکوریوم‌ها از ساعت ۹ شب تا ۷ صبح (۱۰ ساعت) و دوره روشنایی از ۷ صبح تا ۹ شب (۱۴ ساعت) بود. آب اکوریوم‌ها هر هفته تعویض شد.

در روزهای ۷، ۱۴، ۲۱، ۲۸، ۳۵ ریشه‌ها از آب خارج شده و پس از اندازه‌گیری طول و عرض توسط خط کش و هم‌چنین وزن کردن آنها توسط ترازو مجدداً در اکوریوم‌ها قرار داده شدند. در روز ۴۲ جلبک‌ها برای آخرین بار اندازه‌گیری و وزن شده و درصد رشد نسبی از فرمول زیر محاسبه شد.

$$GRG = \frac{L_n w_2 - L_n w_1}{t_2 - t_1}$$

w_2 وزن در زمان t_2

w_1 وزن در زمان t_1

$t_2 - t_1$ فاصله زمانی

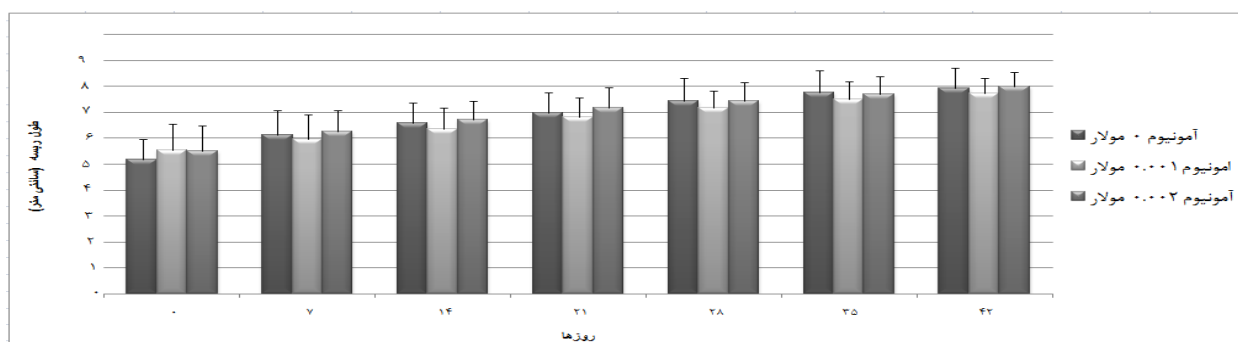
به منظور انجام آزمایش، اثر غلظت‌های ۰، ۰/۰۱ و ۰/۰۲ مولار کلرید آمونیوم و سه تیمار شوری ۲۵، ۳۵ و ۴۵ قسمت در هزار (Yokoya et al., 1999) و تیمارهای سیتوکینین (بنزیل آمینو پورین) (۰/۰۱، ۰/۰۰۱ و ۰/۰۰۰۱ گرم در لیتر) (Israel et al., 1999) صورت گرفت. برای هر تیمار سه تکرار در نظر گرفته شد. نتایج حاصل از اندازه‌گیری عوامل محیطی بر رشد جلبک توسط آنالیز واریانس یک طرفه (ANOVA) بادامنه اطمینان ۹۵ درصد تجزیه و تحلیل شد (Haglund & Pedersen, 1993, Gujarat, 2001, Hagen, 1995).

نتایج

نتایج حاصل از تیمارهای مختلف آمونیوم ۰ و ۰/۰۰۱ و ۰/۰۰۲ مولار بر تغییرات طول ریشه در مدت ۴۲ روز بررسی شد. میانگین طول ریشه‌ها در تیمار ۰ مولار از ۵/۱۶ به ۷/۹۴ سانتی متر و در غلظت ۰/۰۰۱ مولار از ۵/۵۵ به ۷/۷۲ سانتی متر و در غلظت ۰/۰۰۲ مولار از ۵/۵۰ به ۸/۰۰ سانتی متر از روز اول تا روز ۴۲ افزایش یافت. آنالیزهای آماری نشان دادند که بین میزان تغییرات طول در تیمارهای مختلف اختلاف معنی داری وجود داشت ($p < 0.05$).

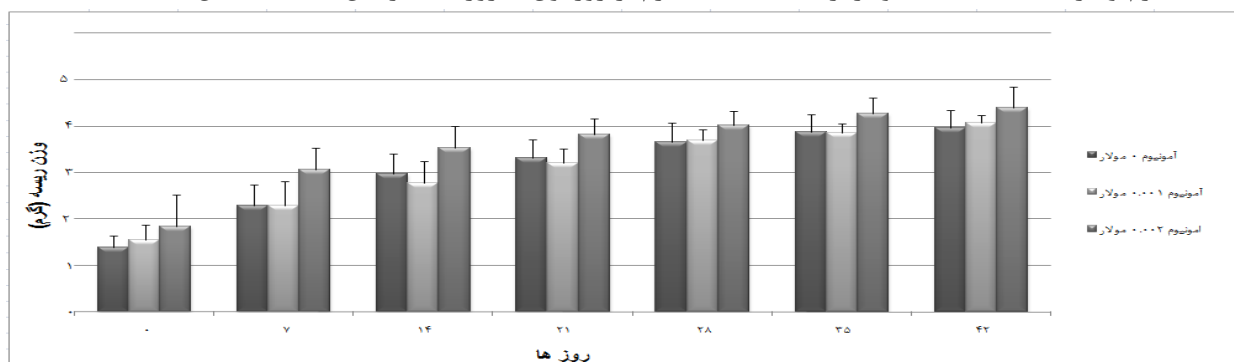
(۲)

(شکل)



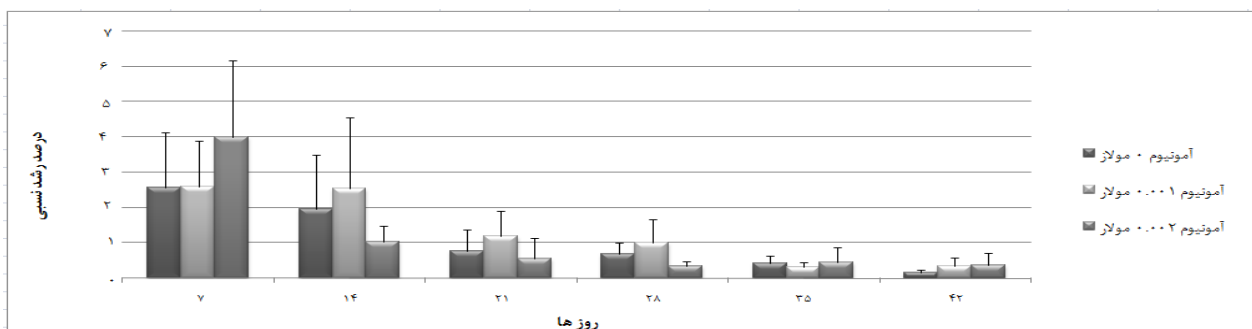
شکل ۲- تغییرات طول ریشه‌های جلبک گراسیلاریا در تیمارهای مختلف آمونیوم. آنتنک‌ها انحراف معیار را نشان می‌دهند.

نتایج حاصل از تیمارهای مختلف آمونیوم ۰ و ۰/۰۰۱ و ۰/۰۰۲ مولار بر تغییرات وزن ریشه در مدت ۴۲ روز بررسی گردید. میانگین وزن ریشه‌ها در غلظت ۰ مولار از ۱/۵۹ به ۳/۹۷ گرم و در تیمار ۰/۰۰۱ مولار از میانگین ۱/۵۵ به ۴/۰۷ گرم و در غلظت ۰/۰۰۲ مولار از ۱/۸۳ به ۴/۳۹ گرم از روز اول تا روز ۴۲ افزایش داشت. (شکل ۳).



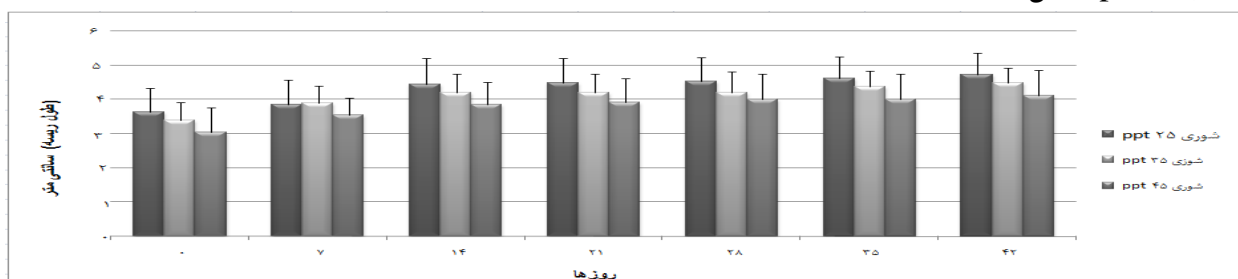
شکل ۳- تغییرات وزن ریشه‌های جلبک گراسیلاریا در تیمارهای مختلف آمونیوم. آنتنک‌ها انحراف معیار را نشان می‌دهند.

نتایج حاصل از تیمارهای مختلف آمونیوم ۰، ۰/۰۰۱ و ۰/۰۰۲ مولار بر درصد رشد نسبی ریشه‌ها بررسی شد (شکل ۴)



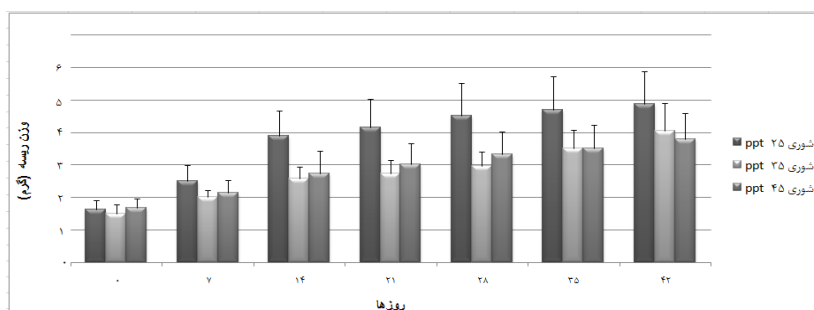
شکل ۴- تغییرات درصد رشد نسبی جلبک گراسیلاریا در تیمارهای مختلف آمونیم . آنتنک‌ها انحراف معیار را نشان می‌دهند.

نتایج حاصل از تیمارهای مختلف شوری ۲۵ و ۳۵ و ۴۵ قسمت در هزار بر تغییرات طول ریشه بررسی شد. میانگین طول ریشه‌ها در غلظت ۲۵ قسمت در هزار از ۷/۲۵ به ۹/۴۷ سانتی‌متر و در تیمار ۳۵ قسمت در هزار از ۶/۷۷ به ۸/۹۷ سانتی‌متر و در غلظت ۴۵ قسمت در هزار از ۶/۰۸ به ۸/۲۲ سانتی‌متر از روز اول تا روز ۴۲ افزایش یافت ($p < 0.05$) (شکل ۵).



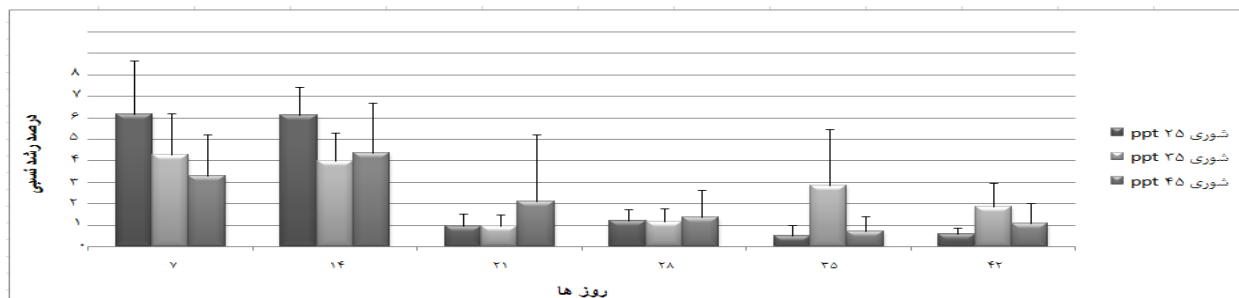
شکل ۵- تغییرات طول ریشه‌های جلبک گراسیلاریا در تیمارهای مختلف شوری . آنتنک‌ها انحراف معیار را نشان می‌دهند.

نتایج حاصل از تیمارهای مختلف شوری ۲۵ و ۳۵ و ۴۵ جزء در هزار بر تغییرات وزن ریشه در مدت ۴۲ روز بررسی گردید. میانگین وزن ریشه‌ها در شوری ۲۵ جزء در هزار از ۱/۶۲ به ۴/۸۵ و در تیمار ۳۵ جزء در هزار از میانگین ۱/۴۹ به ۴/۰۳ گرم و در شوری ۴۵ جزء در هزار از ۱/۶۸ میانگین به ۳/۷۸ گرم در روز ۴۲ رسید. آنالیزهای آماری نشان دادند که بین تغییرات وزن ریشه‌ها در تیمارهای مختلف شوری اختلاف معنی‌داری وجود داشت ($p < 0.05$) (شکل ۶).



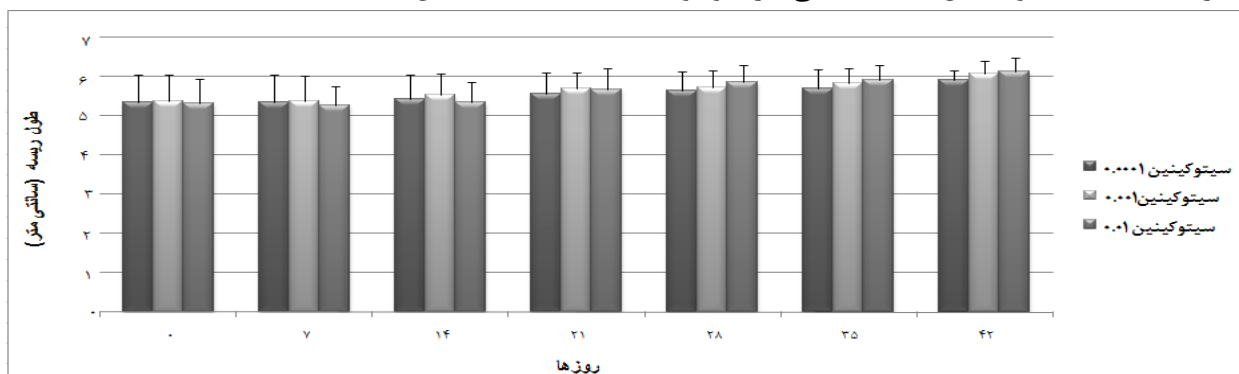
شکل ۶- تغییرات وزن ریشه‌های جلبک گراسیلاریا در تیمارهای مختلف شوری . آنتنک‌ها انحراف معیار را نشان می‌دهند.

نتایج حاصل از تیمارهای مختلف شوری ۲۵ و ۳۵ و ۴۵ جزء در هزار بر درصد رشد نسبی ریشه‌ها در مدت ۴۲ روز بررسی شد. آنالیزهای آماری نشان دادند که بین میزان درصد رشد نسبی در تیمارهای مختلف شوری اختلاف معنی داری وجود داشت ($p < 0.05$) (شکل ۷).



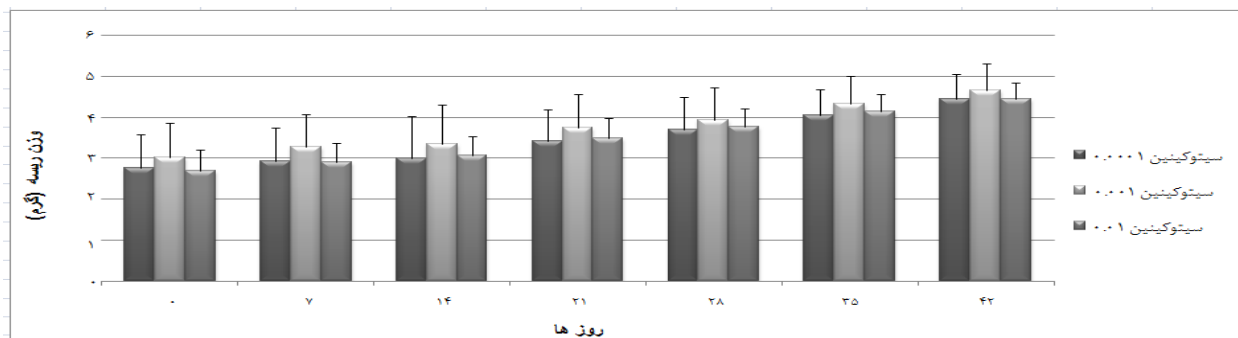
شکل ۷ - تغییرات درصد رشد نسبی جلبک گراسیلاریا در تیمارهای مختلف شوری. آنتنک‌ها انحراف معیار را نشان می‌دهند.

نتایج حاصل از تیمارهای مختلف سیتوکینین ۰/۰۱، ۰/۰۰۱ و ۰/۰۰۰۱ گرم در لیتر بر تغییرات طول ریشه در مدت ۴۲ روز بررسی شد. میانگین طول ریشه‌ها در غلظت ۰/۰۱ گرم در لیتر از ۵/۳۶ به ۵/۹۱ سانتی متر و در تیمار ۰/۰۰۱ گرم در لیتر از میانگین ۵/۳۸ به ۶/۰۸ سانتی متر و در غلظت ۰/۰۰۰۱ گرم در لیتر از ۵/۳۳ به ۶/۱۳ سانتی متر از روز اول تا روز ۴۲ افزایش یافت. آنالیزهای آماری نشان دادند که بین میزان طول ریشه‌ها در تیمارهای مختلف سیتوکینین اختلاف معنی داری وجود نداشت ($p > 0.05$) (شکل ۸).



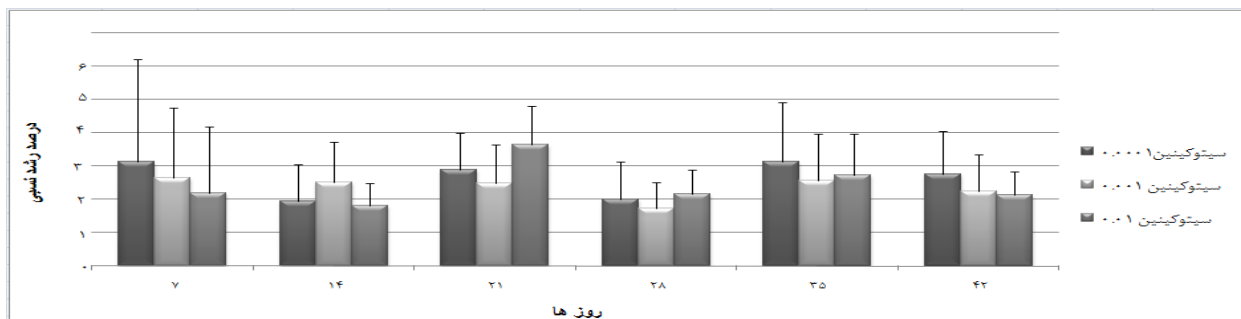
شکل ۸ - تغییرات طول ریشه‌های جلبک گراسیلاریا در تیمارهای مختلف سیتوکینین. آنتنک‌ها انحراف معیار را نشان می‌دهند.

نتایج حاصل از تیمارهای مختلف سیتوکینین ۰/۰۱ و ۰/۰۰۱ و ۰/۰۰۰۱ گرم در لیتر بر تغییرات وزن ریشه در مدت ۴۲ روز بررسی گردید. میانگین وزن ریشه‌ها در غلظت ۰/۰۱ گرم در لیتر از ۱/۶۲ به ۴/۸۵ گرم و در تیمار ۰/۰۰۱ گرم در لیتر از میانگین ۱/۴۹ به ۴/۰۳ گرم و در غلظت ۰/۰۰۰۱ گرم در لیتر از ۱/۶۸ به ۳/۷۸ گرم در روز ۴۲ مشاهده گردید. آنالیزهای آماری نشان دادند که بین میزان وزن ریشه‌ها در تیمارهای مختلف اختلاف معنی دار وجود داشت ($p < 0.05$) (شکل ۹).



شکل ۹- تغییرات وزن ریشه های جلبک گراسیلاریا در تیمارهای مختلف سیتوکینین. آنتنک ها انحراف معیار را نشان می دهند.

نتایج حاصل از تیمارهای مختلف سیتوکینین ۰/۰۰۱، ۰/۰۰۱ و ۰/۰۰۰۱ گرم در لیتر بر درصد رشد نسبی ریشه ها در مدت ۴۲ روز بررسی شد. آنالیزهای آماری نشان دادند که بین میزان درصد رشد نسبی در تیمارهای مختلف سیتوکینین اختلاف معنی دار وجود نداشت ($p > 0.05$) (شکل ۱۰).



شکل ۱۰- تغییرات درصد رشد نسبی جلبک گراسیلاریا در تیمارهای مختلف سیتوکینین. آنتنک ها انحراف معیار را نشان می دهند

بحث و نتیجه گیری

بررسی اثر عوامل محیطی بر رشد و میزان تولید آگار از جلبک *Gracilaria corticata* در محیط آزمایشگاه به مدت ۶ هفته صورت گرفت. تحقیقات انجام شده بر روی جلبک گراسیلاریا در هواپی نشان داد که با افزایش میزان آمونیوم در محیط رشد بیشتر می شود، ریشه های جلبک گراسیلاریا در بیشتر موارد به یون آمونیوم بیش از مواد مغذی دیگر وابستگی دارد (Smit, 2002). در این تحقیق نیز جلبکها در آمونیوم ۰/۰۰۲ مولار بیشترین رشد را نشان دادند. هم چنین تحقیقات بر روی جلبک *G. gracilis* نشان داد که توده زنده با افزایش آمونیوم، افزایش یافته و این دو دارای همبستگی معنی دار بودند اما تفاوت در روند جذب در این جلبک نسبت به دیگر جلبک ها دیده شده است (Pedersen, 1994). میزان رشد نسبی در تیمارهای مختلف آمونیوم در این تحقیق نیز معنی دار بوده است. اما بالا بردن غلظت آمونیوم در شرایط کمبود نیتروژن در جلبک *G. foliifolia* در هند باعث عدم رشد در این جلبک شده بود (D'Elin & Deboer, 1978). همچنین تحقیقات در هند نشان داد که بالا بردن غلظت آمونیوم و نیتروژن در محیط بر ۶ گونه *G. corticata*، *G. acerosa*، *G. erassa*، *G. edulis*، *G. verucosa*، باعث افزایش بیو ماس شد (Gujarat, 2001)، در این تحقیق نیز با بالا بردن غلظت آمونیوم در محیط افزایش رشد دیده شد. نتایج حاصل از این آزمایش نشان داد که میزان رشد نسبی جلبک *G. corticata* با تغییرات شوری محیط اختلاف معنی داری داشت. میزان رشد نسبی در شوری ۴۵ جزء در هزار کمترین و برابر با ۲/۱۶ درصد بود. در شوری ۲۵ جزء در هزار رشد نسبی به بیشترین و برابر ۲/۵۸ درصد افزایش یافت. همچنین جلبک *G. sjeostedii* در هواپی رشد قابل توجهی در شوری متوسط ۲۱ جزء در هزار داشت (Jim et al., 2004). در چنین

بر روی جلبک *G. foliifera* تحقیقاتی انجام شد و نتایج آن نشان داد که درشوری ۲۱ جزء در هزار جلبک رشد بهتر و سریعتری نسبت به شوری ۳۳ جزء در هزار داشت. میزان رشد درشوری ۲۱ جزء در هزار برابر با ۳۷/۶ درصد بود (Dawes, 1999). در این تحقیق بیشترین تغییرات طول، وزن و درصد رشد نسبی ریشه های جلبک گراسیلاریا در طی دوهفته اول آزمایش درشوری متوسط ۲۵ جزء در هزار دیده شد. آزمایشات ومطالعات دیگر نشان می دهند که رشد در جلبک *G. tenuistipitata* متحمل به طیف گسترده ای از شوری می باشد و رشد با تغییرات میزان شوری همبستگی معنی داری دارد. در این تحقیق بیشترین رشد درشوری کم ۲۶ جزء در هزار دیده شد (Haglund & Pedersen, 1993). میزان رشد جلبک توسط هورمون کنترل می شود و تغییرات بر میزان این هورمون ها تاثیر مستقیمی بر رشد گیاه خواهد گذاشت (Lahaye & Rochas, 1991). نتایج حاصل از تیمار های مختلف سیتوکینین ۰/۰۱، ۰/۰۰۱ و ۰/۰۰۰۱ گرم در لیتر بر درصد رشد نسبی ریشه ها نشان داد که بین میزان درصد رشد نسبی در تیمارهای مختلف سیتوکینین اختلاف معنی دار وجود نداشت ($p > 0.05$). تحقیقات انجام شده در چین نشان می دهد که اثر هورمون سیتوکینین بر روی گونه های مختلف گراسیلاریا تحت تاثیر مورفولوژیک جلبک ها قرار می گیرد (Huang & Fujita, 1996). جلبک *G. popenfussii* در چین نشان داد که هورمون سیتوکینین باعث بازسازی این گونه می شود (Yokoya, 2000, Polne & Bor, 1987). سیتوکینین باعث مهار رشد در جلبک *G. perplexa* و رشد در *G. tenuistipitata* می گردد. (Hagen, 1995). نتایج بدست آمده از این تحقیق نشان داد که در تیمار های شوری، آمونیوم و سیتوکینین، میزان طول، عرض، وزن و توده زنده *G. corticata* در یک دوره ۶ هفته آزمایش، اختلاف معنی دار وجود داشت و بیشترین میزان توده زنده در تیمار ۰/۰۰۲ آمونیوم بدست آمد.

Reference

رفیعی، ف.، فاطمی، م.، فیلی زاده، ی.، وثوقی، غ. و اسماعیلی ساری، ع. ۱۳۸۷. بررسی تغییرات ماهانه جلبک قرمز *Gracilaria corticata* در منطقه جزر و مدی بندر بستانه در استان هرمزگان. مجله پژوهش های علوم و فنون دریایی، ۳(۱): ۱۰-۱.

- Buschmann, A.H., Correa, J.A. 2001. Red algal farming: a review. *Aquaculture*, 194: 203–220.
- Dawes, C.J., Orduna-Rojas. J., Robledo. D. 1999. Response of the tropical red seaweed *Gracilaria cornea* to temperature, salinity and irradiance. *J. appl. Phycol.*, 10: 419–425.
- D'Elia, C.F., DeBoer, J.A. 1978. Nutritional studies of two red algae: II. Kinetics of ammonium and nitrate uptake. *J. Phycol.*, 14: 266–272.
- Gujarat, I. 2001. Controlled by plant growth regulators on axenic culture of the red alga *Gracilariopsis tenuifrons* (Gracilariales, Rhodophyta) *Phycol. Res.*, 48: 133–42.
- Haglund .K. & Pedersen. M. 1993. Outdoor pond cultivation of the marine red alga *Gracilaria tenuistipitata* var. *liui* Zhang et Xia (Gracilariales Rhodophyta) in brackish water in Sweden. Growth, nutrient uptake, cocultivation with rainbow trout and epiphyte control. *J. appl. Phycol.*, 5: 271–284.
- Huang, W. & Fujita, Y. 1996. Callus induction and thallus regeneration in some species of red algae. *Phycol., Res.* 45: 105–11.

- Israel, A., Martinez-Gross, M. and Friedlander, M. 1999. Effect of salinity and pH on growth and agar yield of *Gracilaria tenuistipitata* var. *liui* in laboratory and outdoor cultivation. *J. appl. Phycol.* 11: 543-549
- Jime'nez-Pe'rez M.V., Sa'nchez-Castillo. P., Romera. O., Ferna'ndez- Moreno. D. & Pe'rez-Marti'nez. C. 2004. Growth and nutrient removal in free and immobilized planktonic green algae isolated from pig manure. *Enzyme Microb Technol.* 34: 392-398.
- Kaczyna, F. & Megnet, R. 1993. The effects of glycerol and plant growth regulators on *Gracilaria verrucosa* (Gigartinales, Rhodophyceae). *Hydrobiologia*, 268: 57-64.
- Lahaye, M. & Rochas, C. 1991. Chemical structure and physic properties of agar. *Hydrobiologia*, 221: 137-148.
- Oliviera, E.C., Alveal, K. & Anderson, R.J. 2000. Mariculture of the agar-producing gracilarioid red algae. *Rev. Fish. Sci.*, 8: 345-377.
- Pedersen, M.F. 1994. Transient ammonium uptake in the macroalga *Ulva lactuca* (Chlorophyta): nature, regulation, and the consequences for choice of measuring technique. *J. Phycol.*, 30: 980-98.
- Smit, A.J. 2002. Nitrogen uptake by *Gracilaria gracilis* (Rhodophyta): Adaptations to a temporally variable nitrogen environment. *Bot. Mar.*, 45: 196-209.
- Trono, G. C. & Azanza-Corrales, R. 1981. The seasonal variation in the biomass and reproductive states of *Gracilaria* in Manila Bay. *Proc. int. Seaweed Symp.*, 10: 743-748.
- Yokoya, N. S. 2000. Apical callus formation and plant regeneration controlled by plant growth regulators on axenic culture of the red alga *Gracilariopsis tenuifrons* (Gracilariales, rhodophyta). *Phycological research*, 48(3): 133-142.
- Yokoya, N.S., Kakita, H., Obika, H. and Kitamura, T. 1999. Effect of environmental factors and plant growth regulators on growth of the red alga *Gracilaria vermiculophylla* from Shikoku Island, Japan. *Hydrobiologia*. 398/399: 339-347.