

بررسی بقاء، رشد و وضعیت رنگیزه‌های در شرایط تغییرات توام دی اکسید کربن و نور جلبک سبز *Senedesmus obliquous*

پیمان آقایی^{۱*}، رقیه سیاه بالایی^۲

۱. مربی، گروه زیست‌شناسی دانشگاه پیام نور مرکز اردستان، اردستان، ایران

۲. کارشناس ارشد دانشکده علوم دانشگاه اصفهان، اصفهان، ایران

تاریخ دریافت: ۱۳۸۹/۰۷/۰۱

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۰/۰۹/۱۵

چکیده

هدف از این پژوهش، تاثیر توام نور و دی اکسید کربن بر روی جلبک سبز *Senedesmus obliquous* بوده است که معمولاً در شالیزارها استان گلستان به وفور وجود دارد و در عین حال از نظر فیزیولوژیکی ناشناخته می‌باشد. در این تحقیق نمونه‌ی جلبکی *Senedesmus obliquous* از شالیزارهای استان گلستان شناسایی گردید. فلور جلبکی از پنج ایستگاه در شالیزارهای مورد مطالعه طی پاییز ۱۳۸۸ تا تابستان ۱۳۸۹ انتخاب شد. خاک‌های جمع‌آوری شده کشت گردیدند. بعد از تشکیل کلنی و جداسازی، جلبک سبز سندسموس خالص و در محیط کشت مایع BG-11 در شرایط نوری ۲ میکرومول کوانتا بر مترمربع بر ثانیه، دمای ۲۸ درجه سانتیگراد و pH غنی سازی گردید. تیمارهای نوری شامل ۲، ۳۰، ۶۰ و ۱۰۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع در ثانیه، تناوب‌های نوری ۲، ۴ و ۶ ساعت تاریکی در شبانه روز، تیمارهای دی اکسید کربن عدم هوادهی، هوادهی و تلقیح دی اکسید کربن به میزان ۳٪ بود. بقا، رشد، نرخ ریشه و ویژه، محتوای کلروفیل، بتا کاروتن، گزانتوفیل، آنالیز گردید. نتایج نشان داد که در این نمونه رشد در شدت ۶۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع در ثانیه به مراتب بالاتر بود. اعمال روشنایی مستقیم به صورت ۲۴ ساعت، سبب افزایش معنی‌دار رشد نمونه گردید. محتوای کلروفیل در دوره‌های طولانی‌تر تاریکی افزایش معنی‌دار پیدا کرد. در شرایط بهینه نوری، افزایش قابل توجه در مقدار کاروتنوئیدها نشان دهنده‌ی سازگاری سیستم فتوسنتزی این گیاه با شرایط اعمال شده بود. در شرایط بهینه نوری و هوادهی تولید کاروتنوئیدها در روزهای نخست پس از تلقیح افزایش یافت.

واژگان کلیدی: اکوفیزیولوژی، جلبک‌های سبز، شالیزار، گلستان، سندسموس، کودزیستی

مقدمه

مجموعه‌ای از تنش‌ها قرار دارند که نور و دی اکسید کربن از عمده‌ترین آن‌ها محسوب می‌شود (شکروی و همکاران، ۱۳۸۱). شرایط غرقابی سبب تغییر در محتوای اسیدیت و نور شالیزار می‌گردد و این امر همراه با دیگر تنش‌ها از جمله دی اکسید کربن، شوری می‌بایست توسط جلبک‌ها تحمل شده و منجر به از بین رفتن آنها نگردد (Boussiba 1989).

جلبک‌ها از مهمترین اجتماعات تشکیل دهنده خاک مرطوب به خصوص شالیزارها هستند. این گیاهان از جمله دیرینه‌ترین یوکاریوت‌های فتوسنتز کننده هوازی بر سطح این کره محسوب می‌شوند. در شالیزارها جلبک‌ها تحت تاثیر

نور نقش عمده ای در اجتماعات فلور جلبکی خاک ها و شالیزارها دارد (Boussiba, 1988). تغییرات نور در هنگامی که برنج رشد میکند محسوس است و در برخی بررسی ها نشان داده شده است که میزان نوری که شالیزار پس از رشد کامل برنج دریافت می کند در حدود یک درصد میزان دریافتی قبل از رشد برنج است (Valiente and Leganes, 1988).

جلبک‌های خاکزی، عموماً سایه پسند هستند (Stal, 1995). این بدان معنی نیست که این موجودات قابلیت بقاء و رشد در شرایط نوری بالا را از دست داده اند. بازدارندگی نوری در این شاخه جلبکی حتی در شدت‌های نوری بالا، نادر است و قابلیت سازگاری آن‌ها به شدت‌های بالای نور می‌تواند قابل توجه باشد (Stal, 1995). مطالعات انجام شده بر روی کلروفیتا، چنین ویژگی را تأیید می‌نماید (McKinny, 1941). به همین ترتیب وجود ساختارهای فتوسنتزی و قدرت تطبیق نوری آن‌ها، سبب می‌شود که این جلبک‌ها، قابلیت سازگاری قابل توجهی به شدت‌های نوری محدود نشان دهند (Valiente and Leganes, 1989).

علاوه بر نور دی اکسید کربن، از مهم ترین عواملی است که در حوزه اکولوژی و اکوفیزیولوژی جلبک‌های خاکزی، توجه زیادی را به خود جلب کرده است. این امر هم به نگرش جهانی و هم به نگرش‌های بیوتکنولوژیک موضعی مربوط است. از نقطه نظر نگرش جهانی، مسئله تغییر نسبت گازهای گلخانه ای بخصوص افزایش غلظت دی اکسید کربن و واکنش موجودات زنده به این تغییرات مورد توجه قرار می‌گیرد.

غرقابی شدن شالیزارها، باعث ایجاد شکل دیگری از زندگی می‌شود. به این ترتیب در میزان دی اکسید کربنی که جهت فعالیت‌های فتوسنتزی می‌بایست در اختیار جلبک‌ها قرار گیرد، تفاوتی بوجود می‌آید. با توجه به اهمیت لایه‌های جلبکی در ارتباط با لایه‌های زیرین از نظر حفظ تعادل میکروفلور، هرگونه اختلال در رسیدن دی اکسید کربن به اندازه و به موقع، خطر از میان رفتن میکروفلور را بدنبال خواهد داشت که خود با تضعیف خاک و کاهش تولید

محصولات کشاورزی همراه خواهد بود (Stal, 1995). اکثر جلبک‌های سبز دارای مکانیسم تراکمی دی اکسید کربن هستند. در مطالعات انجام شده بر روی گونه‌هایی از *Senedesmus* و *Chlorella* مشخص گردید که آنها می‌توانند با استفاده از مکانیسم تراکمی دی اکسیدکربن در شرایطی که کمبود دی اکسید کربن و یا افزایش تعادل به سمت بیکربنات وجود داشته باشد، سبب تعدیل رابطه میان این دو گردند (Quesada and Fernandez-Valient, 1997). مکانیسم تراکمی، سیستم حساسی است که از سویی وابسته به عملکرد مطلوب سیستم‌های مولد انرژی نظیر فتوسنتز و تنفس است و از سوی دیگر با اسیدیته محیط در ارتباط مستقیم می‌باشد. این سیستم نیاز به انرژی دارد و بنابراین عملکرد دائم آن، حداقل از نظر اقتصاد انرژی مقرون به صرفه نیست. بنابراین نمونه‌هایی که قابلیت انعطاف در القای این مکانیسم و منابع لازم برای تامین انرژی آن را داشته باشند، از نظر کاربردی توانمند محسوب می‌شوند (Richmond, 1986).

Senedesmus obliquous از جمله نمونه‌هایی است که در شالیزارهای استان گلستان به وفور یافت می‌گردد. این جلبک به دلیل توانمندی در ابعاد متفاوت، می‌تواند در بیوتکنولوژی کاربردی ریزجلبک‌ها مورد توجه جدی قرار گیرد. توانمندی این جلبک از نظر تولید انواع رنگیزه‌های ضد تنش، سبب شده است که استفاده از آن به عنوان کود زیستی، در دهه اخیر مورد توجه بسیاری از محققین قرار گیرد (شکروی و همکاران، ۱۳۸۱). علاوه بر این، قابلیت بالای دی آزوتروپی و برون ریزش قابل توجه ترکیبات نیتروژنی در برخی از گونه‌های آن سبب شده است تا این موجودات از نظر دی آزوتروپی نیز مورد توجه قرار گیرند. مجموع این ویژگی‌ها این نمونه را از نظر بیوتکنولوژی کشاورزی ارزشمند نموده است (Anand et al., 1990).

بدین ترتیب نشان ویژه سازی این موجود از جنبه‌های مختلف و از جمله فیزیولوژی و اکوفیزیولوژی می‌تواند راه‌گشای استفاده‌های کاربردی آتی از این جلبک باشد. با توجه به اینکه برنج در کشاورزی ایران، به نوعی گیاه زراعی

استراتژیک محسوب می‌شود و نیز با توجه به مسأله ضرورت استفاده از کودهای بیولوژیک در آینده، مسأله بقاء و رشد این موجودات در شرایط نسبتاً مشابه شالیزار می‌تواند بسیار مفید باشد (شکروی و همکاران، ۱۳۸۱).

تاکنون عمده بررسی‌های انجام گرفته در دنیا و ایران، بررسی‌هایی با تاکید بر یک عامل بوده است، اما با توجه به وجود اثرات متقابل بسیار زیاد در محیط، در این پژوهش، بررسی توأم تاثیر تغییرات نور و دی اکسید کربن معدنی بر رفتار جلبک سبز (*Senedesmus obliquous*) مورد بررسی قرار گرفت.

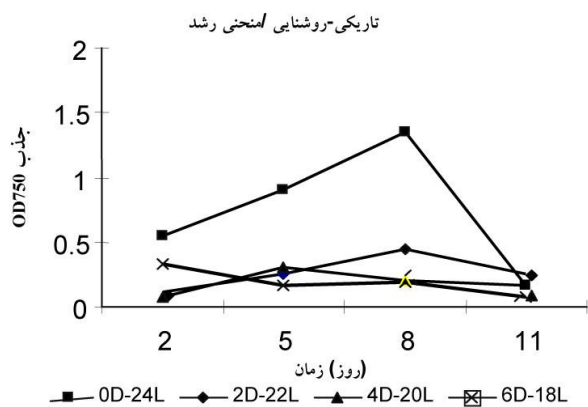
مواد و روش‌ها

فلور جلبکی از شالیزارهای استان گلستان جمع آوری شدند. این نمونه‌ها از ۵ ایستگاه در شالیزارهای مورد مطالعه طی پاییز ۱۳۸۸ تا تابستان ۱۳۸۹ انتخاب گردیدند. نمونه‌ها در تمام نقاط از سطح خاک تا عمق ۲.۵ سانتی متری از خاک برداشته و درون کیسه‌های پلاستیکی به آزمایشگاه منتقل گردیدند. به منظور کشت خاک مقداری از خاک‌های نمونه برداری شده از یک غربال ۲ میلی متری عبور داده شد و ۵ گرم از خاک‌های صاف شده به درون ظروف پتری از قبل استریل شده منتقل گردید و سپس کشت نمونه‌های خاک مطابق روش کشت جلبک‌های خاکزی انجام گرفت (Kaushik, 1987). پس از تشکیل کلنی، جدا سازی و کشت‌های بعدی، جلبک سبز *Senedesmus obliquous* به صورت خالص تهیه گردید (Kaushik, 1987). شناسایی مقدماتی و شناسایی در حد گونه با استفاده از John و همکاران (۲۰۰۳)، Prescott (۱۹۶۲) و Tiffany (۱۹۶۲) انجام گرفت. کشت در محیط مایع BG-11 و در شرایط نوری ۲ میکرومول کوانتا بر متر مربع بر ثانیه (که توسط لامپ فلورسانت تأمین می‌گشت)، دمای ۲۸ درجه سانتی‌گراد و pH انجام گرفت. بررسی‌های فیزیولوژیک در ارلن‌های با حجم ۲۵۰ میلی‌لیتر محتوی ۱۰۰ میلی‌لیتر سوسپانسیون انجام شد. کشت‌ها به مدت ۱ ساعت هم زده شده و سپس به محفظه روشنایی منتقل گردیدند. پیش از تلقیح نمونه به مدت

۴۸ ساعت جهت ایجاد سازگاری وارد محیط کشت مایع شد. در این رابطه مراحل نمونه‌برداری و استخراج رنگدانه‌ها دو روز یکبار در شرایط کاملاً استریل و یکسان داخل اتاقک کشت و هر یک در سه تکرار انجام شد و مقادیر کلروفیل، بتاکاروتن، گزانتوفیل، طیف جذبی رنگیزه‌ها و میزان رشد آنها اندازه‌گیری گردید. ابتدا آنالیز رشد در شرایط متفاوت نور انجام گرفت. تیمارهای نوری با استفاده از لامپ‌های فلورسنت با شدت ۲، ۳۰، ۶۰ و ۱۰۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع در ثانیه بود که با استفاده از توری‌های محافظ و نزدیک کردن و دور کردن از منبع نور تنظیم می‌گردید (شکروی و همکاران، ۱۳۷۸). تناوب‌های نوری ۲، ۴، ۶ ساعت تاریکی در شبانه روز بود که توسط زمان‌سنج اتوماتیک تنظیم می‌گردید. تیمارهای دی اکسید کربن و بررسی مکانیسم تراکمی در شرایط محدودیت دی اکسید کربن (بدون هوادهی)، محدودیت نسبی (هوادهی) و عدم محدودیت (تلقیح دی اکسید کربن به میزان ۳٪) انجام گرفت (Poza Carion et al., 2001). رشد بر اساس کدورت‌سنجی، با استفاده از اسپکتروفتومتر (OD750) سنجش گردید. سنجش کلروفیل پس از استخراج با متانول با روش Marker (۱۹۸۰) انجام گرفت و کاروتنوئیدها بر اساس Jensen (۱۹۷۸) به صورت در شیشه سنجش گردیدند. بررسی‌های مورفولوژیک با استفاده از نمونه‌های زنده و نمونه‌های تثبیت شده در مونت گلیسرین، انجام گرفتند (شکروی و همکاران، ۱۳۸۱). آنالیزهای آماری با استفاده از نرم افزارهای SPSS Ver. 11 و Sigmaplot انجام شد.

نتایج

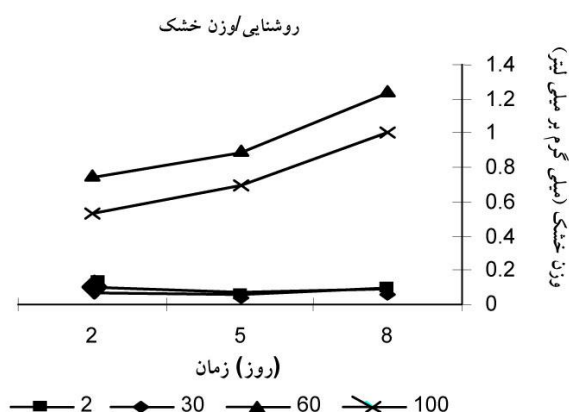
در این سویه رشد در شرایط ۶۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع در ثانیه، نشان می‌دهد که اعمال روشنایی مستقیم به صورت ۲۴ ساعت، سبب افزایش رشد در نمونه می‌گردد. (شکل ۱).



شکل ۲. مقایسه رشد (کدورت سنجی) در جلبک سبز *Scenedesmus obliquus* در شرایط متفاوت تناوب نوری (D: تاریکی، L: روشنایی)

در روشنایی ۶۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع در ثانیه

توان تولید کلروفیل با رشد نمونه سازگار نیست و شرایط تاریکی طولانی تر حاکی از تشدید بیوسنتز کلروفیل و دوره‌های تاریکی کوه تاثر ناشی از تشدید فعالیت تولید رنگیزه‌های کارتنویدی می‌باشد (جدول ۱).



شکل ۱. مقایسه رشد (وزن خشک) در جلبک سبز *Scenedesmus obliquus* در شرایط متفاوت شدت نوری در روشنایی ۲، ۳۰، ۶۰ و ۱۰۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع در ثانیه

در صورتی که تناوب‌های نوری، به طور محسوس رشد نمونه را کاهش می‌دهد (شکل ۲). اختلاف میان روشنایی دائم و تناوب‌های نوری (۲، ۴ و ۶ ساعت تاریکی) معنی‌دار می‌باشد ($p \leq 0.05$). بدین ترتیب در مقایسه شدت‌های نوری بسیار محدود، محدود، بالا و افراطی نمونه گرایش بیشتری به شدت‌های نوری بالا دارد

جدول ۱. مقدار کلروفیل (میلی گرم بر میلی لیتر) در تناوب‌های نوری مختلف در در روشنایی ۶۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع در ثانیه و هوادهی در جلبک

کلروفیل	سبز <i>Scenedesmus obliquus</i>			
	روز	عدم تاریکی	۲ ساعت تاریکی	۴ ساعت تاریکی
2	0.02	0.02	0.12	0.07
5	0.03	0.04	0.20	0.29
8	0.07	0.11	0.15	0.85

بیشترین نرخ رشد مربوط به زمانی بود که در محدوده شرایط نوری بالا و نسبتا بالا، به هوادهی اکتفا نمودیم.

نتایج بررسی مقدماتی (جدول ۲) نشان می‌دهد جلبک سبز *Scenedesmus obliquus* در شرایط نوری محدود و افراطی از خود رشد نشان داد هر چند این رشد اندک بود.

جدول ۲: میزان رشد و زمان مضاعف شدن و ثابت ویژه رشد (ازراست به چپ) عدم هوادهی، هوادهی، و تلقیح دی اکسید کربن

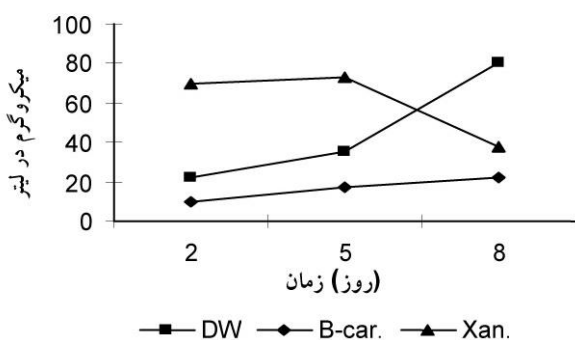
ثابت ویژه رشد (μ)		زمان مضاعف شدن (G)			روشنایی	
0.051	0.03	0.02	2.37	6.01	3.70	2
0.14	1.09	0.21	4.87	3.95	2.50	30
0.18	2.07	0.171	6.78	15.20	4.10	60
0.08	1.03	0.04	12.31	5.1	15.02	100

دقت در منحنی‌های رشد در این حالت حاکی از آن است که در شرایط نوری افراطی نمونه بقای خود را حفظ می‌کند هر چند بطور طبیعی کاهش رشد به چشم می‌خورد. اما در شرایط نوری ۳۰ و ۶۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع نمونه نه تنها بقای خود را حفظ می‌کند بلکه دارای رشد قابل توجهی است. این نمونه از نظر محتوای کاروتنوئیدی بویژه محتوای گزانتوفیل قابل توجه می‌باشد (جدول ۳).

جدول ۳. میزان وزن خشک (میلی گرم بر میلی لیتر)، میزان کاروتنوئیدها (میلی گرم در لیتر) در شرایط بهینه نور ۶۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع در ثانیه (هوادهی)

روز	۲	۵	۸
وزن خشک	۲۲	۳۵	۸۰
بتا کاروتن	۱۰	۱۷	۲۲
گزانتوفیل	۷۰	۷۳	۳۸

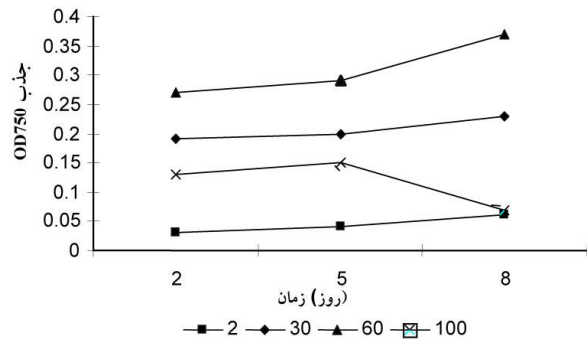
دقت در منحنی‌های مقایسه ای نشان می‌دهد که در روزهای نخست رشد محتوای گزانتوفیل بالاست و سپس به طور معنی‌دار کاهش می‌یابد (شکل ۵). در شرایط نوری محدود و افراطی، محتوای رنگیزه ای کاروتنوئیدی بسیار اندک بود. این امر نشان می‌دهد که برای فعال ماندن سیستم تولید کاروتن و گزانتوفیل، در این سویه وجود نور بسیار مهم است.



شکل ۵. مقایسه رشد (وزن خشک) در جلبک سبز *Scenedesmus obliquus* با محتوای کاروتنوئیدی

اعمال هوادهی در هر سه حالت سبب شد که نرخ رشد افزایش معنی‌داری پیدا کند ($p \leq 0.05$) (شکل ۳).

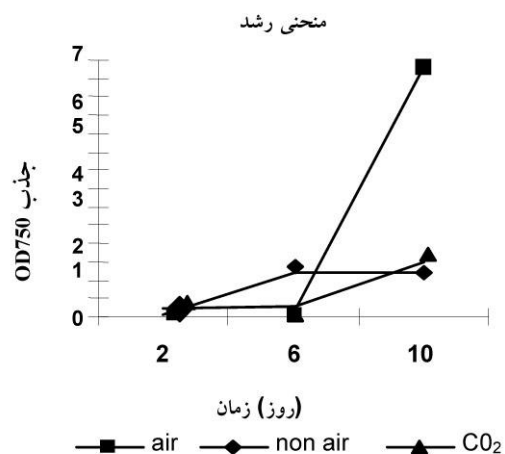
(هوادهی) شدت های نوری منحنی رشد



شکل ۳. مقایسه منحنی رشد در جلبک سبز *Scenedesmus obliquus*

در شرایط نوری ۲ و ۳۰ و ۶۰ و ۱۰۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع در ثانیه (با شیکر و هوادهی)

تلقیح دی اکسید کربن به میزان ۳٪ در این سویه، سبب افزایش رشد نشد، بلکه در مقایسه با دی اکسید کربن معمول (هوادهی)، رشد را کاهش داد و باعث افزایش زمان تولید مثل گشت. بدین ترتیب این نمونه در شرایط تلقیح دی اکسید کربن مکانیسم تراکمی نیرومندی از خود بروز می‌دهد (شکل ۴).



شکل ۴. مقایسه منحنی رشد در جلبک سبز *Scenedesmus obliquus*

در شرایط نوری ۱۰۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع در ثانیه در سه حالت بدون هوادهی، هوادهی و تلقیح دی اکسید کربن

بحث

نتایج نشان داد که نمونه مورد بحث به سمت نورپسندی گرایش دارد. شدت نور ۶۰ میکرومول کوانتا بر متر مربع در ثانیه، آنچنانکه در بررسی‌های Valiente and Leganes (۱۹۸۹) و سلطانی و همکاران (۱۳۷۲) تایید شده است، شدت نور مناسبی برای رشد این نمونه در شرایط آزمایشگاهی است. واکنش نمونه به تناوب‌های نوری، از الگوی عمومی جلبک‌های سبز در شرایط آزمایشگاهی تبعیت می‌کند (Henley and Ramus, 1989). به نظر می‌رسد سیستم فردوکسین- تیوردوکسین به صورت سیستم خود تنظیمی تناوب‌های نوری در این سویه فعال باشد. نمونه در شرایط نوری محدود معادل ۶۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع در ثانیه، بقای خود را حفظ نمود و از این نظر با نتایج دستاوردهای و سلطانی و همکاران (۱۳۷۲) مطابقت دارد. تناوب‌های نوری سبب بروز کاهش محسوس رشد گردید. هرچند در تناوب‌های نوری ۲ و ۴ ساعت، نمونه بقای خود را حفظ نمود. به نظر می‌رسد در فتوپریودهایی با دوره‌های تاریکی بالاتر، نمونه دچار تنش می‌شود. در یافته‌های Stal (۱۹۹۵) در خصوص گونه *Lyngbya majuscula* چنین رفتاری مشاهده شده است. شدت نوری معادل ۶۰ میکرومول کوانتا بر مترمربع در ثانیه که از الگوی Valiente and Leganes (۱۹۸۹) برگرفته شده است، در خصوص سویه مذکور در شرایط نور مستقیم صادق می‌باشد. برای بررسی‌های بعدی، این شدت نور می‌تواند به صورت مستقیم اعمال گردد. توان تولید کلروفیل به عنوان شاخصی از سیستم فتوسنتزی، با رشد نمونه سازگار نبود. بنظر می‌رسد تأثیر نور، به خصوص از نظر تغییر آرایش مورفولوژیک در زمان‌های مختلف و شکل‌گیری مختلف می‌تواند در این زمینه موثر باشد. دقت در نحوه آرایش و شکل‌گیری اجتماعات نشان داد که به عنوان مثال در شرایط تاریکی طولانی‌تر، نمونه‌ها تمایل خود را به اتصال به کناره‌های ظرف از دست می‌دهند و نیز از نظر ظاهری رنگ سبز تیره به خود می‌گیرند که حاکی از تشدید بیوسنتز کلروفیل در آن‌ها است. در تاریکی کوتاه‌تر نمونه تمایل به

اتصال به حاشیه ظرف پیدا می‌کند و نیز رنگ نمونه به سبز متمایل به زرد گرایش می‌یابد که می‌تواند ناشی از تشدید فعالیت تولید رنگیزه‌های کاروتنوئیدی در آن‌ها باشد (Lichtenthaler, 1987). این یافته‌ها با بررسی‌های سلطانی و همکاران در ۱۳۷۲ مطابقت دارد. از نظر کاربردی، با در نظر گرفتن شاخص‌های Boussiba (۱۹۸۸) به نظر می‌رسد که توان سیستم فتوسنتزی در این سویه با افزایش شدید نور (و یا کاهش آن) سازگار نیست. جلبک سبز *Scenedesmus obliquus* نه تنها در شرایط هوادهی، بلکه در شرایط تلقیح دی اکسید کربن رشد نسبتاً خوبی را نشان می‌دهد، به نظر می‌رسد که سیستم تراکمی یک سویه (Poza-Carion et al., 2001) در این سویه فعال می‌باشد. بقای نمونه در چنین شرایطی، آن را از نظر کاربردی توانمند نشان می‌دهد (Anand et al., 1990) وجود چنین مکانیسم‌هایی در جلبک‌های سبز- آبی اسیلاتوریال مورد بحث جدی بوده است (Stal, 1995) در سیانوباکتری *Lyngbya majuscula* و *L. wollei* شواهدی از وجود چنین مکانیسمی بدست آمده است (شکروی و همکاران، ۱۳۸۷) با اینحال این مکانیسم‌ها عمدتاً دو طرفه بوده و در شرایط قلیایی همپوشانی می‌کنند که سبب رشد قابل توجه در این شرایط می‌شود. کارایی سیستم کاروتنوئیدی که در شرایط خنثی (بهینه برای رشد) ملاحظه می‌شود، شواهدی بر توان انرژی دهی برای اعمال مکانیسم تراکمی دی اکسید کربن است (Poza-Carion et al., 2001). در شرایط اسیدی، کارایی این سیستم در توان جمع‌آوری نور و رساندن آن به مرکز واکنش، به شدت کاهش می‌یابد (Hogyan et al., 2008). عدم کارایی نمونه‌ها در جمع‌آوری دی اکسید کربن به میزان کافی در شالیزارها، بخصوص در شرایط غرقابی می‌تواند ناشی از همین باشد. با حرکت به سمت شرایط خنثی، دستگاه کاروتنوئیدی تقویت می‌شود و از نظر کمیت افزایش قابل توجه می‌یابد. توان نمونه برای رشد در شرایط خنثی، ناشی از القای مکانیسم تراکمی دو طرفه‌ای است که خود می‌تواند از تقویت سیستم کاروتنوئیدی منشاء بگیرد. در شرایط تلقیح دی اکسید کربن، تمامیت این سیستم

باعث افزایش زمان تولید مثل می‌گردد. بدین ترتیب این نمونه در شرایط تلقیح دی اکسید کربن مکانیسم تراکمی نیرومندی از خود نشان می‌دهد.

توان تولید کلروفیل با رشد نمونه سازگار نیست و به نظر می‌رسد روند متفاوتی نشان می‌دهند. تأثیر نور، به خصوص از نظر تغییر آرایش مورفولوژیک در زمان‌های مختلف و شکل‌گیری مختلف می‌تواند در این زمینه موثر باشد. دقت در نحوه آرایش و شکل‌گیری اجتماعات نشان داد که در شرایط تاریکی طولانی مدت تر نمونه‌ها تمایل خود را به اتصال به کناره‌های ظرف از دست می‌دهند و نیز از نظر ظاهری رنگ سبز تیره به خود می‌گیرند که حاکی از تشدید بیوسنتز کلروفیل در آن‌ها است. در تاریکی کوتاه مدت تر نمونه تمایل به اتصال به ظرف پیدا می‌کند و نیز رنگ نمونه به سبز متمایل به زرد گرایش می‌یابد که می‌تواند ناشی از تشدید فعالیت تولید رنگیزه‌های کارتنوئیدی در آن‌ها باشد. این نمونه در شرایط بهینه نوری، از نظر محتوای کارتنوئیدی غنی می‌باشد و محتوای کارتنوئیدی بالا می‌تواند ناشی از فعال بودن مسیر بیوسنتز تراپیرولی باشد. *Senedesmus obliquous* از زمره نمونه‌هایی است که در شالیزارهای استان گلستان به وفور یافت می‌گردد.

به طور کلی می‌توان ادعا کرد رشد قابل توجه در شدت‌های نوری بالاتر جلبک سبز مذکور که می‌تواند نشان از مقاومت در برابر بازدارندگی نوری داشته باشد به ویژه در شرایط کشت انبوه در اواخر بهار و تابستان از اهمیت برخوردار است. این نمونه قادر است در شرایط قلیلی از ذخایر بیکربنات محیط استفاده کند و ساختار فیکوبیلوزومی آن در شرایط خنثی حفظ می‌شود. این شرایط امتیاز بسیار مهمی است برای این نمونه که در بررسی‌های کاربردی پایه می‌بایست بدان توجه کرد و همچنین نمونه‌ی مذکور قابلیت بقا و رشد در شرایط نوری محدود و محدودیت دی اکسید کربن را دارد ولی در شرایط مذکور رشد به ویژه در فتوپریودهای با تاریکی بیش از ۲ ساعت کاهش می‌یابد و همچنین اگر این دوره‌ی تاریکی از حدی تجاوز کند سبب

حفظ می‌شود، ولی از توان آن کاسته می‌شود. هرچند در جلبک‌های سبز-آبی خاکزی، کارتنوئیدها کمتر مورد توجه قرار گرفته‌اند، به نظر می‌رسد که محتوای آن‌ها به طور کلی با افزایش شدت نور افزایش می‌یابد (بافته چی و همکاران، ۱۳۸۱). جلبک سبز مورد نظر در شرایط بهینه نوری، از نظر محتوای کارتنوئیدی غنی می‌باشد. بهرحال محتوای کارتنوئیدی بالا می‌تواند ناشی از فعال بودن مسیر بیوسنتز تراپیرولی و به نوعی شاخص فعال بودن مسیرهای اسیمیلاسیون نیتروژن باشد (Soltani et al., 2006).

نتیجه گیری نهایی

Senedesmus obliquous از زمره نمونه‌هایی است که در شالیزارهای استان گلستان به وفور یافت می‌گردد. این جلبک به دلیل توانمندی در ابعاد متفاوت، می‌تواند در بیوتکنولوژی کاربردی ریزجلبک‌ها مورد توجه جدی قرار گیرد. در شالیزارها جلبک‌ها تحت تاثیر مجموعه‌ای از تنش‌ها قرار دارند که نور و دی اکسید کربن از عمده‌ترین آن‌ها محسوب می‌شود. بدین ترتیب نشان ویژه‌سازی این موجود از جنبه‌های مختلف، فیزیولوژی و اکوفیزیولوژی می‌تواند راهگشای استفاده‌های کاربردی آتی باشد. این نمونه به سمت نور گرایش دارد. شدت نور ۶۰ میکرومول کوانتا بر متر مربع در ثانیه، شدت نور مناسبی برای رشد این نمونه در شرایط آزمایشگاهی است. در صورتی که تناوب‌های نوری، به طور محسوس رشد نمونه را کاهش می‌دهد بدین ترتیب در مقایسه شدت‌های نوری بسیار محدود و محدود و بالا و افراطی نمونه گرایش بیشتری به شدت‌های نوری بالا دارد. در شرایط نوری محدود و افراطی هر چند نرخ رشد بطور طبیعی نسبت به شرایط بهینه نزول کرده، اما حاکی از بقای نمونه می‌باشد. نتایج نشان می‌دهد که محدودیت دی اکسید کربن تأثیر بازدارنده‌ای بر رشد نمونه نداشته است. بنابراین حفظ بقا در این شرایط آن هم با محدودیت دی اکسید کربن قابل توجه می‌باشد. تلقیح دی اکسید کربن به میزان ۰.۳٪ در این سویه، سبب افزایش رشد نمی‌شود بلکه در مقام مقایسه با دی اکسید کربن معمول (هواده‌ی)، رشد را کاهش می‌دهد و

سیاه بالایی، ر.، افشارزاده، س. و شکروی، ش. (۱۳۸۷). تعیین مشخصات مورفولوژیک و تاکسونومیک جلبک‌های رشته ای جمع آوری شده از شالیزارهای استان گلستان. پایان نامه کارشناسی ارشد دانشگاه اصفهان

شکروی، ش. (۱۳۷۸). بررسی پتانسیل سیانوباکتریوم خاکزی *Nostoc.sp* به عنوان کاندیدای کود بیولوژیک در شالیزار، پایان نامه دکتری تخصصی واحد علوم و تحقیقات دانشگاه آزاد اسلامی واحد گرگان.

شکروی، ش. و ساطعی، آ. (۱۳۸۲). بررسی پتانسیل سیانوباکتری به منظور تلقیح در شالیزار، گزارش طرح پژوهشی، معاونت پژوهشی دانشگاه آزاد اسلامی واحد گرگان.

شکروی، ش. و ساطعی، آ. (۱۳۸۴). نشان ویژه سازی مورفولوژیک سیانوباکتری به منظور تلقیح در شالیزار، گزارش طرح پژوهشی، معاونت پژوهشی دانشگاه آزاد اسلامی واحد گرگان.

شکروی، ش. سلطانی، ن. و بافته چی، ل. (۱۳۸۱). تدوین تکنولوژی استفاده از سیانوباکتری ها به عنوان کود بیولوژیک در شالیزارها، شورای عالی تحقیقات نهاد ریاست جمهوری (طرح ملی) مجری پژوهشکده علوم پایه کاربردی، جهاد دانشگاهی، دانشگاه شهید بهشتی.

شکروی، ش. سلطانی، ن. و بافته چی، ل. (۱۳۸۷). سیانوباکتریولوژی، چاب اول، دانشگاه آزاد اسلامی واحد گرگان.

Anand, N.L., Radha, R.S., Hopper, G.R. and Subramanian, T.D. (1990). Blue-green algae as biofertilizers: certain view points on the choice of suitable isolates. In: Perspective in phycology, International symposium of phycology at university of Madras, New Delhi: Today and Tomorrow's Publishers.

Boussiba, S. (1988). *Anabaena azollae* as biofertilizer. In: Algal biotechnology, eds. T.J. Stadler, M.C. Millon, Y. Verdus, H. M. Karamanos and D. Christiaen, Elsevier applied science.

ضعف آشکار در خوگیری نمونه به شرایط اعمال شده می‌گردد. از نقطه نظر توان حفظ رشد در شرایط نوری محدود و نیز محدودیت دی اکسید کربن می‌توان نمونه را واجد ارزش کاربردی دانست. با این حال چون در شرایط طبیعی و یا کشت انبوه احتمال فرار گرفتن نمونه در شرایط نورضعیف و نیز دوره‌های طولانی مدت تاریکی وجود دارد می‌بایست بررسی‌های بیشتری را برای نمونه پیشنهاد کرد بررسی امکان خوگیری در زمان‌های طولانی و نیز بررسی توان فتوسنتزی و فعالیت نیتروژنازی در این شرایط برای نمونه پیشنهاد کرد.

منابع

بافته چی، ل.، نژاد ستاری، ط.، ابراهیم زاده معبود، ح. و شکروی، ش. (۱۳۸۱). بررسی شدت‌های نوری بر رشد و بسامد هتروسیست سیانوباکتری *Fischerella sp* پایان نامه کارشناسی ارشد، دانشکده علوم دانشگاه تهران.

سلطانی، ن. (۱۳۷۷). تاثیر شدت نور بر ترکیبات بیوشیمیایی جلبک سبز *Scenedesmus brevispina*، مجله علمی شیلات، شماره ۱. صفحات ۲۴-۱۷.

سلطانی، ن.، شکروی، ش. و بافته چی، ل. (۱۳۷۶). بررسی جلبک‌های دارویی و اقتصادی با تکیه بر پژوهش‌های صورت گرفته در ایران، گزارش طرح پژوهشی، جهاد دانشگاهی شهید بهشتی

سلطانی، ن.، شکروی، ش. و بافته چی، ل. (۱۳۸۴). بررسی فلورستیک و فیزیولوژیک ریزجلبک‌های خاکزی دارای خاصیت ضد باکتریایی، گزارش طرح پژوهشی جهاد دانشگاهی شهید بهشتی.

سلطانی، ن. خاوری نژاد، ر. ریاحی، ح. و قربانلی، م. (۱۳۷۲). تاثیر شدت‌های مختلف نور سفید بر رشد و فتوسنتز جلبک سبز *Scenedesmus brevispina*، پایان نامه کارشناسی ارشد، گروه زیست شناسی، دانشگاه تربیت معلم.

- Hangyan, W., Dinghui, Z. and Kunshan, G. (2008).** Impacts of increased atmospheric CO₂ concentration on photosynthesis and growth of micro and macro algae. *Life Sciences*, 51: 1144-1150
- Henley, W.J. and Ramus, J. (1989).** Photo acclimation of Ulvarotundata (Chlorophyta) under natural irradiance, *Journal of Physiology*, 103: 261-266.
- Jensen, A. (1978).** Chlorophylls and carotenoids. In: *Handbook of Phycological Methods, Physiological and Biochemical Methods*, eds. J.A. Hellebust & J.S. Craigie, Cambridge University Press.
- John, D.M., Whitton, B.W. and Brook, A.J. (2002)** .The Freshwater Algal Flora of The British Isles - Cambridge University Press.
- Kaushik, B.D. (1987).** Laboratory methods for blue-green algae. Associated Publishing Company, New Delhi, India.
- Lichtenthaler, H.K. (1987).** Chlorophylls and carotenoids: pigments of photosynthetic biomembranes. In: PACKER, L. and DOUCE, R. eds. *Methods in Enzymology*. Washington, Academic Press, 148: p. 350-382.
- Marker, A.F.H., Nusch, E.A., Rai, H. and Riemann, B. (1980).** The measurement of photosynthetic pigments in freshwaters and standardization of methods: Conclusions and recommendations. *Ergebn. Limnol. (Suppl. To Hydrobio.)* 14: 91-106.
- Mckinney, G. (1991).** Absorption of light by chlorophyll solutions *Biochemistry*, 140: 315-322.
- Prescott, G.W. (1962).** Algae of the western great lake area. W.M.C. Brown Company Pub.
- Poza-Carrion, C., Fernandez-Valiente, E., Fernandez Pinas, F. and Leganes, F. (2001).** Acclimation of photosynthetic pigments and photosynthesis of the cyanobacterium *Nostoc* sp. Strain UAM 206 to combined fluctuations of irradiance, pH, and inorganic carbon availability, *Journal of Plant Physiology*, 158: 1455-1461.
- Quesada, A., and Fernandez-Valiente, E. (1997).** Enviromental factors controlling N₂ fixation in Medditerranean ricefields. *Microbial Ecology*, 34: 39-48.
- Richmond, A. (1989).** *Handbook of micro algal mass culture*. CRC press. 154-190.
- Soltani, N., Khavari-Nejad, R., Tabatabaie, M., Shokravi, Sh. and Valiente, E.F. (2006).** Variation of Nitrogenase Activity, photosynthesis and pigmentation of cyanobacterium *Lyngbya sp. FS33 Agardh* strain FS18 under different irradiance and pH. *World Journal of Microbiology and Biotechnology*, 22(6): 571-576.
- Stal, J.S. (1995).** Physiological ecology of cyanobacteria in microbial mats and other communities. *New Phytology*, 131: 1-32.
- Valiente, E.F. and Leganes, L. (1989)** .Regulatory effect of pH and Incident Irradiance on the levels of Nitrogenase activity in the cyanobacterium *Nostoc* sp.UAM205 *Journal of Plant Physiology*, 135: 623-627.