



بهینه‌سازی رشد اسپیرولینا پلاتنسیس و تولید رنگدانه‌های طبیعی با کمک روش سطح پاسخ

نیلوفر صالحیان لنجی^۱، مهشید جهادی^{۲*}، میترا عطاآبادی^۳

۱- دانشجوی کارشناسی ارشد، گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، واحد اصفهان (خوراسگان)، دانشگاه آزاد اسلامی، اصفهان، ایران.

۲- گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، واحد اصفهان (خوراسگان)، دانشگاه آزاد اسلامی، اصفهان، ایران.

۳- مرکز تحقیقات و تولید بذر، واحد اصفهان (خوراسگان)، دانشگاه آزاد اسلامی، اصفهان، ایران.

۴- گروه علوم خاک، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، واحد اصفهان (خوراسگان)، دانشگاه آزاد اسلامی، اصفهان، ایران.

چکیده

اطلاعات مقاله

تاریخ‌های مقاله :

تاریخ دریافت: ۱۴۰۱/۰۶/۲۱

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۱/۰۸/۲۱

کلمات کلیدی:

اسپیرولینا پلاتنسیس،

تخمیر غوطه‌وری،

ضایعات خرما،

فیکوسیانین،

ویتامین ب ۱۲.

اسپیرولینا پلاتنسیس به دلیل دارا بودن رنگدانه‌های طبیعی با ویژگی‌های عملکردی خاص در صنایع مختلف، توجه ویژه‌ای را به خود جلب کرده است. در این پژوهش تأثیر پارامترهای ویتامین ب ۱۲ (۰/۵ تا ۱/۵ میکروگرم در لیتر)، عصاره ضایعات خرما به عنوان منبع کربن (۱ تا ۱/۵ گرم در لیتر گلوکز) و اوره به عنوان منبع نیتروژن (۵۰ تا ۱۵۰ میلی گرم در لیتر) نیز به روش خوراک دهی نیمه مداوم در شرایط کشت غوطه‌وری بهینه‌سازی شد و میزان تولید اسپیرولینا پلاتنسیس و رنگدانه‌های فیکوسیانین، آلفو فیکوسیانین، کاروتنوئید و کلروفیل در سطح اطمینان ۹۵٪ مورد بررسی قرار گرفت. یافته‌ها نشان داد که اضافه کردن اوره و عصاره ضایعات خرما باعث افزایش میزان تولید زیست‌توده و رنگدانه‌های فیکوسیانین، آلفو فیکوسیانین، کاروتنوئید و کلروفیل می‌شود. نتایج حاصل از تأثیر ویتامین ب ۱۲ نشان داد که این ویتامین در غلظت کم تأثیر مثبت بر تولید اسپیرولینا و رنگدانه‌های فیکوسیانین، آلفو فیکوسیانین، کاروتنوئید و کلروفیل دارد. علاوه بر این مشاهده شد که برهمکنش اوره-ضایعات خرما و ویتامین ب ۱۲ در غلظت مناسب، تأثیر، افزایشدهنده بر میزان تولید اسپیرولینا و رنگدانه‌های فیکوسیانین، آلفو فیکوسیانین، کاروتنوئید و کلروفیل دارد. همچنین استفاده از عصاره ضایعات خرما با ویتامین ب ۱۲ باید به صورت بهینه در ارتباط با یکدیگر استفاده شود تا بیشترین بهره‌وری تولید زیست‌توده و رنگدانه‌های فیکوسیانین، آلفو فیکوسیانین، کاروتنوئید و کلروفیل حاصل شود. در شرایط بهینه کشت در محدوده ویتامین ب ۱۲، ۰/۵ میکروگرم در لیتر، عصاره ضایعات خرما، ۱/۵ گرم در لیتر گلوکز، اوره، ۱۵۰ میلی گرم در لیتر میزان بیومس، فیکوسیانین، آلفو فیکوسیانین، کاروتنوئید و کلروفیل به ترتیب $20.3 (g/100g)$ ، ۱۲۸، ۸/۴۲، ۴/۰۹ و ۷/۲ میلی گرم در لیتر است. بر این اساس می‌توان نتیجه گرفت که وجود ویتامین ب ۱۲ به همراه استفاده از ضایعات خرما شرایط میکسوتروپی را در رشد اسپیرولینا پلاتنسیس ایجاد می‌کند که منجر به افزایش تولید زیست‌توده و رنگدانه‌های حاصل می‌شود.

DOI: 10.22034/FSCT.19.131.343
DOR: 20.1001.1.20088787.1401.19.131.27.8

* مسئول مکاتبات:

m.jahadi@khuisf.ac.ir

۱- مقدمه

در سال‌های اخیر تولید و استفاده از رنگدانه‌های طبیعی در صنایع غذایی به علت بیماری‌زایی و ایجاد آلودگی محیط‌زیست رنگدانه‌های سنتزی، افزایش چشمگیری یافته است [۱ و ۲]. در این میان ریزجلبک‌ها^۱ توجه فراوانی را به خود جلب کرده‌اند زیرا زیست‌توده آن‌ها منبع بزرگی از لیپیدها، کربوهیدرات‌ها، پروتئین‌ها، ضد اکساینده‌ها و رنگدانه‌ها است. در بین ریز جلبک‌ها، اسپیرولینا یکی از محبوب‌ترین ریز جلبک‌هاست. گونه‌های متعلق به جنس اسپیرولینا که اکنون آرتروسپیرا^۲ نامیده می‌شوند، از جمله ریززنده‌های فتوسنتزی با اهمیت تجاری بالا هستند که شامل سه گونه آرتروسپیرا ماکسیما^۳، آرتروسپیرا پلاتنسیس^۴ و آرتروسپیرا فوزیفورمیس^۵ می‌باشند. اسپیرولینا منبع غنی و ارزان رنگدانه‌ایی مانند فیکوسیانین است که مورد بررسی تجاری قرار گرفته‌اند [۳ و ۴].

فیکوسیانین یک رنگدانه طبیعی به رنگ آبی است و دارای خاصیت ضد اکساینده‌گی، ضدالتهابی، حفاظت از کبد و توانایی مهار رادیکال‌های آزاد است. فیکوسیانین مهمترین فیکوبیلی‌پروتئین^۶ در اسپیرولینا است و ممکن است تا ۲۰٪ از وزن خشک آن را تشکیل دهد [۴]. تولید زیست‌توده اسپیرولینا، به دلیل بهره‌وری بسیار بالای زیست‌توده و امکان کشت در محیط آزمایشگاهی، تولید و کشت مداوم و استفاده مجدد از محیط کشت که موجب کاهش مصرف آب می‌شود به یک گزینه بسیار امیدوارکننده جهت تولید انبوه و استفاده در صنایع غذایی تبدیل شده است. دی‌اکسید کربن یا منابع کربن آلی باقیمانده حاصل از فرآیندهای صنعتی می‌تواند به‌عنوان منبع کربن برای رشد استفاده شود [۵]. در حال حاضر تولید تجاری فیکوسیانین با استفاده از کشت فتوتروفیک آرتروسپیرا در حوضچه‌های باز و نه‌رها انجام می‌گیرد. علاوه بر این، تولید بهبودیافته کشت‌های فتوتروفیک آرتروسپیرا در فتوبیوراکتورهای بسته انجام می‌پذیرد [۶].

امروزه محققان بهینه‌سازی محیط کشت جلبک اسپیرولینا با کمک ضایعات صنایع غذایی و کشاورزی به منظور افزایش

راندمان و کاهش هزینه تولید رنگدانه فیکوسیانین پیشنهاد می‌کنند. ضایعات خرما می‌تواند گزینه‌ی مناسبی برای این امر باشد. سطح زیرکشت خرما در کشور ایران حدود ۲۱۸ هزار هکتار است و با تنوع حدود ۴۰۰ رقم، یک منبع کربن برای کشت اسپیرولینا محسوب می‌شود که جایگاه ویژه‌ای را در کشاورزی کشور ما دارد. آمار نشان می‌دهد ۳۰ درصد تولید خرما به علت نبود صنایع تبدیلی خرما به‌صورت ضایعات به هدر می‌رود. خرما حاوی ترکیبات ارزشمند از قبیل قند، پروتئین، فیبر، ویتامین و مواد معدنی است. با استفاده از ضایعات خرما در تولید رنگدانه‌ی ارزشمند فیکوسیانین و افزایش خاصیت ضد اکساینده‌گی جلبک اسپیرولینا، می‌توان با کاهش نیاز به مصرف محیط کشت‌های گران‌قیمت صنعتی، هزینه‌های تولید آن را کاهش داده و سبب جلوگیری از هدر رفت ضایعات خرما، این محصول مهم در کشور شد [۷]. علاوه بر آن در رشد ریزجلبک‌ها مواد مغذی مانند آهن، نیتروژن و فسفر به وضوح نقش مهمی ایفا می‌کنند اما بسیاری از ریز جلبک‌ها برای رشد به ویتامین‌ب^۱ (تیامین)، ب^۷ (بیوتین) یا ب^{۱۲} نیز نیاز دارند. ب^{۱۲} به عنوان یک کوفاکتور برای فعالیت متیونین سنتاز، آنزیم کلیدی متابولیسم تک کربنی سلولی مهم است [۸]. بررسی ۳۲۶ گونه جلبک نشان داد که ۱۷۱ گونه برای رشد به ویتامین ب^{۱۲} نیاز دارند [۹]. تاثیر ویتامین‌ها بر رشد سویه K-2 اسپیرولینا نشان داد که اگرچه سویه K-2 اساساً به ویتامین نیاز ندارد، اما رشد تنها با ویتامین‌ب^{۱۲} در بین ویتامین‌های ب مورد آزمایش، افزایش یافت. این تفاوت قابل‌توجهی در عملکرد رشد در تیمارهای با ویتامین‌ب^{۱۲} به تنهایی و در ترکیب با ویتامین‌های دیگر در مقایسه با شاهد نشان داد. بنابراین، عملکرد رشد سویه K-2 در تیمارهای با ویتامین‌ب^{۱۲} و ترکیب آن‌ها تفاوت معنی‌داری با شاهد داشت [۱۰].

تولید متابولیت در ریزجلبک‌ها نیز به طور مستقیم با منبع نیتروژن و غلظت آن مرتبط است. به طور خاص، ترکیب بیوشیمیایی با توجه به نوع و مقدار نیتروژن مورد استفاده در محیط متفاوت است. نیتروژن یک جزء ضروری در بیوسنتز پروتئین و کربوهیدرات است [۱۱]. استفاده از اوره به‌عنوان منبع نیتروژن برای اسپیرولینا پلاتنسیس در کشت‌های مداوم و نیمه مداوم، تولید زیست‌توده را افزایش داد. ازجمله منابع نیتروژن مورد استفاده برای کشت اسپیرولینا KNO₃،

1. microalgae
2. Arthrospira
3. Arthrospira maxima
4. Arthrospira platensis
5. Arthrospira fusiformis
6. Phycobiliprotein

اتوکلاویه مدت ۱۵ دقیقه استریل شد (زنگ و همکاران، ۲۰۱۲). چرخه کشت به کاررفته در ۱۴ روز بود و با ۱۶ ساعت دوره روشنایی و ۸ ساعت دوره تاریکی انجام شد. دمای کشت 28 ± 0.5 درجه سانتی گراد بود [۱۳].

۲-۲- اندازه گیری زیست توده

۱۰۰ میلی لیتر از نمونه جمع آوری شد. غلظت توده زیستی به کمک روش خشک کردن توسط کاغذ صافی (اندازه حفرات $0.45 \mu\text{m}$) و در آن با دمای ۶۰ درجه سانتی گراد (ساخت شرکت Memmert، مدل ۸۰۰-۱۰۰، آلمان) به مدت ۲۴ ساعت اندازه گیری شد [۱۴].

۲-۳- تعیین غلظت فایکوبیلی پروتئین ها

۵ میلی لیتر از زیست توده نمونه در شرایط $10000 \times g$ به مدت ۱۵ دقیقه سانتریفیوژ شد (پل ایده آل تجهیز، مدل Universal 320R، ایران) و سلول های جمع آوری شده با ۵ میلی لیتر از محلول بافر فسفات 0.05 M با $\text{pH} = 7.8$ همگن سازی شد. قرائت میزان جذب محلول استخراجی توسط اسپکتروفتومتر (ساخت شرکت Unico، مدل ۲۱۰۰) در طول موج (OD615) ۶۱۵ و (OD652) ۶۵۲ نانومتر به دست آمد و محتوای فیکوسیانیین و آلفوفیکوسیانیین توسط روابطه ۱ و ۲ مورد محاسبه قرار گرفت [۱۳].

رابطه (۱)

$$(g/l) = (OD615 - 0.474 \times OD652) / 5.34$$

رابطه (۲)

$$(g/l) = (OD652 - 0.208 \times OD615) / 5.09$$

۲-۴- اندازه گیری کلروفیل و کاروتنوئید

۵ میلی لیتر از نمونه ی کشت شده ی اسپیرولینا پلاتنسیس سانتریفیوژ شد و با ۵ میلی لیتر محلول متانول ۹۰٪ همگن شد. محلول استخراج شده در دستگاه اسپکتروفتومتر در ۶۶۵، ۶۵۰ و ۴۷۰ نانومتر اندازه گیری شد و میزان کلروفیل و کاروتنوئید با توجه به روابطه ۳ و ۴ محاسبه شد [۱۵].

رابطه (۳)

$$(mg/l) =$$

$$16.5 \times OD665 - 8.3 \times OD650$$

که در این رابطه OD665 جذب نوری خوانده شد در ۶۶۵nm و OD650 جذب نوری خوانده شد در ۶۵۰nm می باشد.

NaNO_3 ، اوره، $(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$ ، NH_4NO_3 و $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ می باشد [۱۲]. پژوهش توکلی و ولی افتری (۲۰۱۸) نشان داد که افزایش غلظت عصاره خرما از ۰ تا ۲ گرم در لیتر به محیط کشت استاندارد زاروک^۷، سبب افزایش تولید فیکوسیانیین توسط جلبک اسپیرولینا کشت داده شده طی مدت ۱۰ روز در این محیط می گردد. عصاره خرما با دارا بودن مقادیر بالایی از قندهای ساده و ریزمغذی ها می تواند منبع مناسبی برای غنی سازی محیط کشت جلبک اسپیرولینا به منظور افزایش هر چه بیشتر تولید رنگدانه ارزشمند فایکوسیانیین و خاصیت ضد اکسایدگی عصاره حاصل از جلبک اسپیرولینا باشد [۷].

پژوهش حاضر با هدف بررسی تاثیر سه عامل عصاره ضایعات خرما به عنوان منبع کربن (۱ تا $1/5$ گرم در لیتر گلوکز)، غلظت های مختلف ویتامین ب_{۱۲} (0.5 تا $1/5$ میکروگرم در لیتر) و اوره به عنوان منبع نیتروژن (۵۰ تا ۱۵۰ میلی گرم در لیتر) در شرایط کشت مناسب برای بهینه سازی تولید زیست توده ی اسپیرولینا پلاتنسیس و همچنین افزایش تولید رنگدانه های فیکوسیانیین، آلفوفیکوسیانیین، کاروتنوئید و کلروفیل با کمک روش سطح پاسخ، با توجه به این که هنوز مطالعات جامعی در زمینه استفاده از ضایعات خرما به عنوان منبع کربن و غلظت های مختلف ویتامین ب_{۱۲} برای افزایش تولید رنگدانه فیکوسیانیین از اسپیرولینا پلاتنسیس وجود ندارد، مورد بررسی قرار گرفت.

۲- مواد و روشها

۲-۱- سویه ریز جلبک و محیط کشت

سویه اسپیرولینا پلاتنسیس مورد استفاده در این مطالعه از آزمایشگاه میکروبیولوژی دانشگاه مشهد، ایران خریداری شد. محیط رشد مورد استفاده برای کشت، محیط زاروک بود که با ویتامین ب_{۱۲} غنی شده بود و از ضایعات خرما به عنوان منبع کربن و از اوره به عنوان منبع نیتروژن استفاده شد روش کشت در این سیستم به صورت نیمه مداوم بود. محلول ویتامین ب_{۱۲} در روز صفر به محیط زاروک اضافه شد. محلول های عصاره ضایعات خرما و اوره به صورت نیمه مداوم در سه مرحله در روز های صفر، چهار و هشت به محیط زاروک اضافه شد. محیط ابتدا در دمای ۱۲۱ درجه سانتی گراد در

رابطه (۴)

$$(mg/L) = \text{کاروتنوئید}$$

$$(1000 \times OD470 - 1.63 \times Chla) / 221$$

در این رابطه OD470 جذب نوری خوانده شد در ۴۷۰ nm می‌باشد.

۲-۵- تحلیل آماری

جهت بررسی تاثیر مقدار کربن (ضایعات خرما)، غلظت اوره و مقدار ویتامین ب۱۲ بر بهینه‌سازی و افزایش تولید/اسپیروولینا پلاتنسیس و تولید فیکوسیانیین، آلوفیکوسیانیین، کلروفیل و کاروتنوئید در این آزمایش از روش سطح پاسخ، طرح مرکب مرکزی در سطح اطمینان ۹۵٪ توسط نرم‌افزار Design-Expert 7.0.0 انجام شد.

۳- نتایج و بحث

۳-۱- تاثیر ضایعات خرما، اوره و ویتامین ب

۱۲ در افزایش تولید زیست‌توده

جدول (۱) تاثیر متغیرهای مستقل بر میزان تولید رنگدانه‌های فیکوسیانیین، آلوفیکوسیانیین، کلروفیل، کاروتنوئید و تولید زیست‌توده را نشان می‌دهد. جدول آنالیز واریانس نهایی (۲) نشان داد مدل معنادار بوده ($P < 0.05$) و عدم برازش معنادار نمی‌باشد ($P = 0.1126$). ضریب تغییرات برابر با ۱۰/۴۸ می‌باشد و محدوده عددی انتخاب‌شده، قابل اطمینان است.

در مدل فوق، متغیر مستقل اوره و ویتامین ب۱۲ به صورت خطی تاثیر معناداری بر زیست‌توده دارد. همچنین برهم‌کنش ویتامین ب۱۲-ضایعات خرما، ویتامین ب۱۲-وره و ضایعات خرما نیز به صورت توان ۲ تاثیر معناداری بر تولید زیست‌توده دارد. اوره و ضایعات خرما به صورت خطی تاثیر افزایشده و ویتامین ب۱۲ به صورت خطی تاثیر کاهشده در تولید زیست دارند. استفاده از محیط میکسوتروف حاوی ترکیبات ارگانیک غنی از کربوهیدرات‌ها می‌تواند تاثیر بسیار مطلوبی بر رشد جلبک اسپیرولینا داشته باشد. در مطالعه‌ای که توسط آندراده و همکاران (۲۰۰۸) انجام شد، ملاس را به عنوان سوسترای آلی برای کشت میکسوتروف اسپیرولینا تأیید و استفاده از محصولات فرعی کشاورزی ارزان قیمت برای کشت

چنین ریز سازواره‌ای را پیشنهاد کردند [۱۶]. با توجه به شکل (۱-ا) در برهم‌کنش ویتامین ب۱۲ و ضایعات خرما، ابتدا در غلظت کم ویتامین ب۱۲ تاثیر افزایشده در تولید زیست توده مشاهده می‌شود، ولی با افزایش تدریجی غلظت ویتامین ب۱۲ با تغییرات افزایشی ضایعات خرما میزان تولید زیست توده کاهش می‌یابد. در نهایت در بیشینه میزان ویتامین ب۱۲ و همچنین بیشینه میزان ضایعات خرما، کمترین میزان زیست توده تولید می‌شود. از آنجا که ضایعات عصاره خرما منبع غنی از گلوکز است در مطالعات انجام شده نشان داده شد که افزودن غلظت بالاتر از ۰/۵ گرم در لیتر گلوکز به محیط کشت میکسوتروف سبب افزایش میزان رشد در جلبک اسپیرولینا می‌گردد [۱۷].

با توجه به شکل (۱-ب) در برهم‌کنش ویتامین ب۱۲ و اوره نیز ابتدا در غلظت کم ویتامین ب۱۲ روند افزایشی در تولید زیست‌توده مشاهده می‌شود. اما به تدریج با افزایش غلظت ویتامین ب۱۲، تغییرات افزایشی اوره باعث کاهش میزان تولید زیست توده می‌شود و در بیشترین مقدار ویتامین ب۱۲ و اوره، کمترین میزان زیست توده مشاهده می‌شود. دانشمندان در تحقیق خود بیان کردند کاهش ازت سبب توقف سیکل سلولی و مهار تولید انواع ترکیبات سلولی می‌شود [۱۸]. کمبود نیترات سبب کاهش زیست‌توده و افزایش لیپید می‌گردد؛ بنابراین میزان کم نیتروژن در محیط کشت با کاهش رشد رابطه مستقیم دارد [۱۹]. علاوه بر آن تحقیقات نشان داده است که وجود اوره در محیط کشت موجب تحریک بیشتر سرعت رشد توده سلولی می‌شود [۲۰].

شکل (۱-ا و ۱-ب) نشان داد، افزایش غلظت ویتامین ب۱۲ تولید زیست‌توده را افزایش داد. طی تحقیقاتی مشخص شد که افزایش ویتامین تاثیر کاملاً مشهودی بر رشد جلبک *تتراسلیمیس سیکا*^۸ دارد. با توجه به اثر افزایش نرخ رشد جلبک *تتراسلیمیس سیکا* با وجود ویتامین‌های گروه ب، مشخص می‌شود که وجود ویتامین‌های گروه ب باعث افزایش رشد می‌شود [۱۱]. همچنین مشخص شد که تیامین در میان ویتامین‌های فاکتور رشد برای *هماتوکوکوس پلوویالیس*^۹ است. به همین ترتیب، استفاده از ویتامین‌ها در کشت‌های مداوم تعداد سلول‌ها را تقریباً ۱۵٪ افزایش داد [۲۱].

8. *Tetraselmis suecica*
9. *Haematococcus pluvialis*

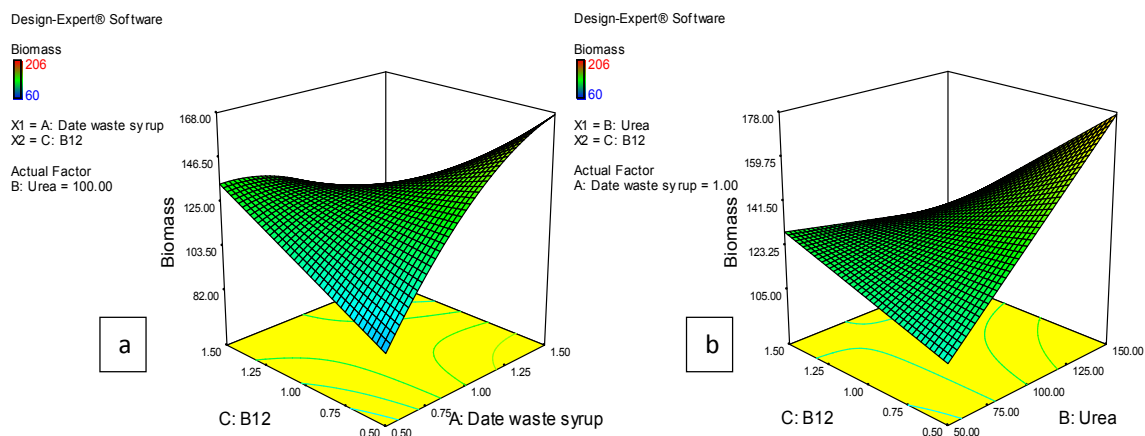


Fig 1 (a) The effect of vitamin B₁₂ and date waste extract and (b) effect of urea and B₁₂ on *Spirulina platensis* biomass production

Table 1 Effect of independent variables on phycocyanin, allophycocyanin, chlorophyll, carotenoids and biomass production by *Spirulina platensis*

experiment	independent variable			The dependent variable				
	Date waste	Urea	Vitamin	Phycocyanin	Allophycocyanin	carotenoid	Chlorophyll	Biomass
	(g / l)	(mg / l)	B12 (µg / l)	(mg / l)			(g/100g)	
1	0.5	50	0.5	21	3.4	3.1	7.6	60
2	1.5	50	0.5	27	1.6	3.72	8.1	116
3	0.5	150	0.5	56	4.6	3.71	7.5	125
4	1.5	150	0.5	120	8.1	3.98	7.2	206
5	0.5	50	1.5	20	1.7	3.60	8.62	135
6	1.5	50	1.5	17	1.9	3.49	7.5	73
7	0.5	150	1.5	26	2	4.07	10.71	128
8	1.5	150	1.5	110	9	3.76	9.77	63
9	0.1	100	1	14	2.5	3.25	8.4	73
10	1.8	100	1	56	4.9	3.38	7.8	124
11	1	15.9	1	17	1.9	3.06	8.2	114
12	1	184	1	127	9.8	4.13	7.92	150
13	1	100	0.1	86	4	3.89	6.8	132
14	1	100	1.8	17	2.1	4	8.18	120
15	1	100	1	23	2.9	3.67	8.42	140
16	1	100	1	26	3.2	3.67	8.98	133
17	1	100	1	32	3	3.67	8.69	140
18	1	100	1	32	3.1	3.9	10	152
19	1	100	1	38	3.5	3.60	8.5	130
20	1	100	1	41	2.7	3.58	8.6	130

Table 2 Results of analysis of variance of effect of 3 variables (date wastes (A), urea (B) and B12 (C)) on biomass and phycocyanin and allofycocyanin production by *Spirulina platensis*

Source	df	Biomass			df	Phycocyanin			df	Allofycocyanin		
		Mean Square	F Value	P Value		Mean Square	F Value	P Value		Mean Square	F Value	P Value
Model	6	3342.2	20.38	0.0001 ^a	6	3926.5	36.9	0.0001 ^a	6	18.14	90.9	0.0001 ^a
A	1	671.6	4.1	0.0640	1	3596.8	33.81	0.0001 ^a	1	12.31	61.67	0.0001 ^a
B	1	2886.4	17.6	0.001 ^a	1	12429.0	116.82	0.0001 ^a	1	59.36	729.45	0.0001 ^a
C	1	1203.1	7.3	0.0179 ^a	1	2043.1	19.2	0.0007 ^a	1	2.79	13.97	0.0025 ^a
AB	-	-	-	-	1	2628.1	24.7	0.0003 ^a	1	18.1	90.69	0.0001 ^a
AC	1	8712	53.1	0.0001 ^a	-	-	-	-	1	3.9	19.52	0.0007 ^a
BC	1	3698	22.5	0.0004 ^a	-	-	-	-	-	-	-	-
A2	1	2882.4	17.5	0.0011 ^a	-	-	-	-	-	-	-	-
B2	-	-	-	-	1	2530.9	23.79	0.0003 ^a	1	12.39	62.06	0.0001 ^a
C2	-	-	-	-	1	513.3	4.82	0.0468	-	-	-	-
Residual	13	163.9	-	-	13	106.4	-	-	13	0.2	-	-
Lack of Fit	8	222.01	3.1	0.1126	8	143.6	3.07	0.1161	8	0.29	4.54	0.0561
Pure Error	5	71.1	-	-	5	46.8	-	-	5	0.036	-	-
Cor Total	19	-	-	-	19	3926.5	-	-	19	-	-	-
R-Square			0.9039				0.9445				0.9767	
R-(adj)			0.8596				0.9189				0.9660	
R-(Pred)			0.6712				0.8042				0.9252	

In each column, the numbers marked with a (a) are significant at the five percent level.

Table 3 Results of final analysis of variance The effect of 3 variables variables (date wastes (A), urea (B) and B12 (C)) on carotenoid and chlorophyll production by *Spirulina platensis*

Source	df	carotenoid			df	Chlorophyll		
		Mean square	F Value	P Value		Mean square	F Value	P Value
Model	6	0.26	19.15	0.0001 ^a	4	2.81	6.95	0.0023 ^a
A	1	0.036	2.67	0.1261	-	-	-	-
B	1	0.85	63.93	0.0001 ^a	1	0.62	1.53	0.2354
C	1	0.027	2.06	0.1749	1	5.33	13.16	0.0025 ^a
AB	-	-	-	-	-	-	-	-
AC	1	0.22	16.6	0.0013 ^a	-	-	-	-
BC	-	-	-	-	1	3.60	8.88	0.0094 ^a
A2	1	0.19	14.28	0.0023 ^a	-	-	-	-
B2	-	-	-	-	-	-	-	-
C2	1	0.17	12.68	0.0035 ^a	1	1.71	4.23	0.0576
Residual	13	0.013	-	-	15	0.41	-	-
Lack of Fit	8	0.014	1.09	0.4865	10	0.43	1.26	0.4232
Pure Error	5	0.013	-	-	5	0.35	-	-
Cor Total	19	-	-	-	19	-	-	-
R-Square			0.8983				0.6495	
R-(adj)			0.8514				0.5560	
R-(Pred)			0.7750				0.3498	

In each column, the numbers marked with a (a) are significant at the five percent level.

۳-۲ تاثیر ضایعات خرما، اوره و ویتامین ب

۱۲ در افزایش تولید فیکوسیانین

با توجه به جدول (۲) مدل معنادار است ($p < 0.05$) و عدم برازش معنی دار نمی باشد ($P = 0.1161$). ضریب تبیین برابر با 0.9039 می باشد. در مدل فوق، متغیرهای مستقل اوره، ضایعات خرما و ویتامین ب 12 ، به صورت خطی، همچنین برهم کنش اوره-ضایعات خرما و اوره به صورت توان 2 و همچنین ویتامین ب 12 به صورت توان 2 به طور معناداری بر میزان فیکوسیانین مؤثر است.

شکل (۲-ا) نشان داد اوره و ضایعات خرما به صورت خطی باعث افزایش تولید فیکوسیانین می شوند با افزایش غلظت محلول خرما در محیط، غلظت فیکوسیانین افزایش می یابد. هرچند در ابتدا این تغییر زیاد معنادار نمی باشد ولی با افزایش غلظت به بیش از 0.5 گرم در لیتر مقدار فیکوسیانین تولیدی رو به افزایش می گذارد تا اینکه در غلظت 2 گرم در لیتر به حداکثر مقدار خود می رسد [۷]. عصاره ضایعات خرما منبع غنی از گلوکز است [۲۲]. مشاهدات حاکی از آن است که گلوکز بیشترین تولید فیکوسیانین را داشت [۲۳]. افزایش غلظت اوره همراه با تغییرات افزایشی ضایعات خرما سبب افزایش تولید فیکوسیانین با شیب زیاد می شود. در کشت های میکسوتروف، متابولیسم فتوسنتز سوخت و ساز اکسیداتیو

گلوکز به طور هم زمان انجام می گیرد (توکلی و ولی-افتری، ۱۳۹۷) در کشت میکسوتروف حاوی گلوکز میزان فیکوسیانین در طول 270 ساعت کشت به طور یکنواختی افزایش یافته و به حداکثر میزان تولید می رسد [۲۴]. تولید انواع رنگدانه بالاخص فیکوسیانین در کشت میکسوتروف حاوی گلوکز در مقایسه با کشت استاندارد اسپیرولینا به میزان $1/5$ تا دو برابر افزایش نشان می دهد. یافته ها نشان داد که جلبک اسپیرولینا به طور هم زمان از کربن عالی طی هتروتروف و معدنی طی فتوسنتز استفاده می کند [۲۵]. افزایش میزان نیتروژن در تمام محیط کشت های مورد مطالعه باعث افزایش میزان پروتئین در ریزجلبک اسپیرولینا پلاتنسیس گردیده است [۲۶]. در شرایط کمبود منبع نیتروژن متوجه کاهش فیکوسیانین ها شدند که از مهم ترین رنگدانه ها (تا 15 درصد وزن خشک) می باشد [۱۲]. همانطور که در شکل (۲-ب) با افزایش ویتامین ب 12 میزان تولید فیکوسیانین به صورت خطی کاهش می یابد اما در ادامه افزایش ویتامین ب 12 به صورت توان 2 میزان تولید فیکوسیانین افزایش می یابد. در این رابطه مطالعات محدود و اندکی صورت گرفته اما احتمال می رود غلظت های بالای ویتامین ب 12 بر چرخه ی تولید رنگدانه فیکوسیانین تاثیر گذاشته و تولید آن را کاهش می دهد.

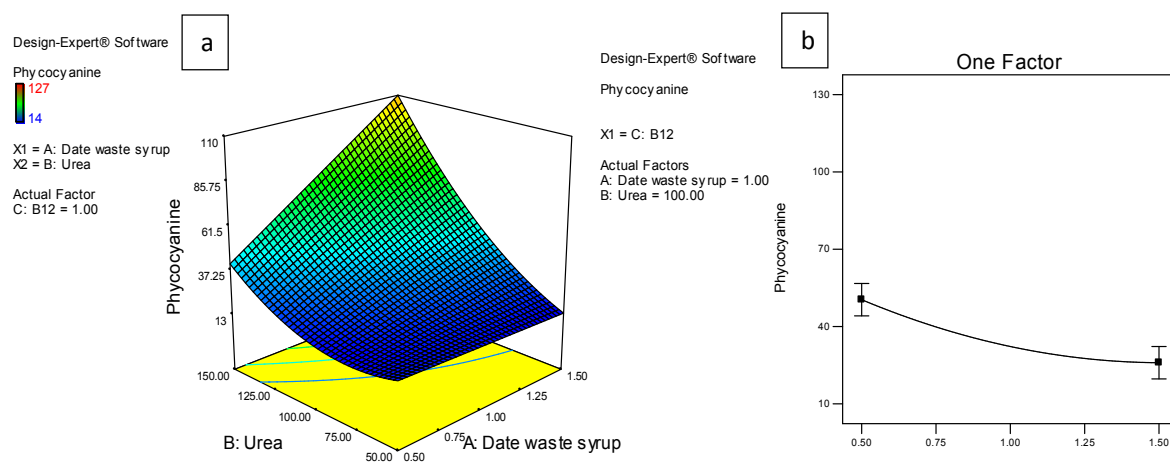


Figure 2 (a) The effect of urea and date waste extract and (b) vitamin B₁₂ on production of phycocyanin by *Spirulina platensis*

همان گونه که در جدول ۲ مشخص شده، مدل معنادار بوده ($p < 0.05$) و عدم برازش معنادار نمی باشد ($P = 0.0561$). بالا بودن ضریب تبیین حاکی از مناسب بودن مدل فوق جهت پیش

۳-۳ تاثیر ضایعات خرما، اوره و ویتامین ب

۱۲ در افزایش تولید آلفیکوسیانین

الوفیکوسیانیین مشاهده نمی‌شود ولی با افزایش غلظت اوره تغییرات افزایشی ضایعات خرما باعث افزایش میزان تولید الوفیکوسیانیین می‌شود. این نتایج با پژوهش‌های آجیان و همکاران در سال ۲۰۱۲ مطابقت دارد. آن‌ها دریافتند که مقدار فیکوسیانیین و آلفوفیکوسیانیین در شدت نور ۴ کیلو لوکس زمانی که اوره به‌عنوان منبع نیتروژن استفاده می‌شود به حداکثر رسید [۲۷].

بینی میزان منغیر پاسخ است.

متغیرهای مستقل اوره، ضایعات خرما و ویتامین ب ۱۲، به‌صورت خطی، همچنین برهم‌کنش اوره-ضایعات خرما و برهم‌کنش ضایعات خرما-ب ۱۲ و در نهایت اوره به‌صورت توان ۲ بر میزان آلفوفیکوسیانیین معنادار است. براساس شکل (۳-۳) (a) تاثیر اوره و ضایعات خرما به صورت خطی همچنین اوره به صورت توان ۲ تاثیر افزاینده در تولید آلفوفیکوسیانیین دارد. در برهم‌کنش اوره و ضایعات خرما در غلظت کم اوره با تغییرات افزایشی ضایعات خرما تاثیر چندانی در افزایش تولید

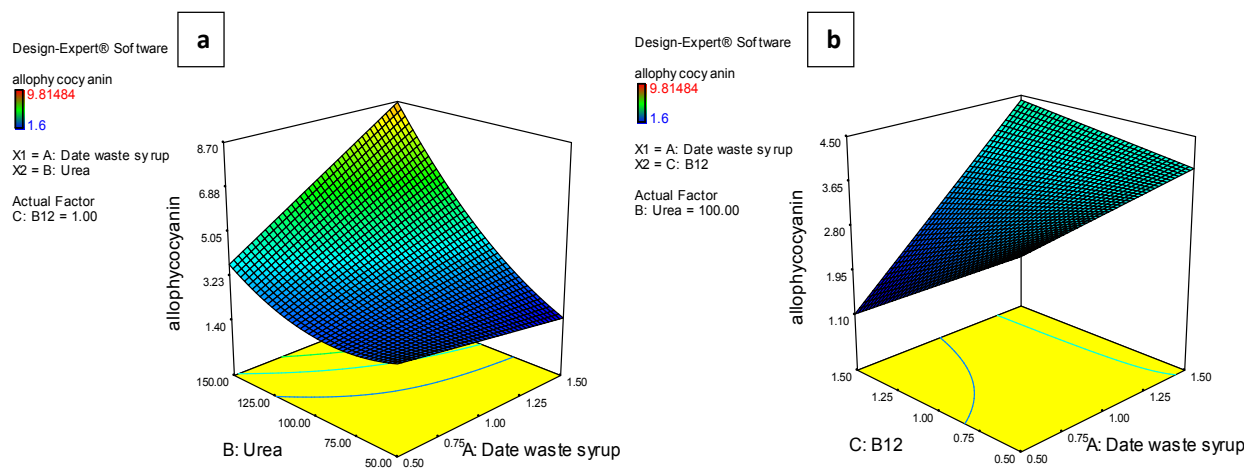


Figure 3 (a) The effect of urea and date waste extract and (b) vitamin B₁₂ and date waste extract on production of allophycocyanin by *Spirulina platensis*

دو سویه انابینا^{۱۱})، افزایش یافت. تأثیر ویژه سوبستراهای آلی در سویه‌های S2، اسپیرولینا مشاهده شد که روی محیط کشت با گلوکز رشد کردند که در آن محتوای فیکوسیانیین ۲۳ برابر بیشتر بود و محتوای آلفوفیکوسیانیین ۱۹ برابر در مقایسه با شاهد بیشتر بود [۲۹]. با توجه به نتایج بالا می‌توان نتیجه گرفت که عصاره ضایعات خرما بر تولید رنگدانه در اسپیرولینا تاثیر گذار است.

۳-۴- تاثیر ضایعات خرما، اوره و ویتامین ب ۱۲ در افزایش تولید کاروتنوئید

همان‌گونه که در جدول (۳) مشخص شده، مدل معنادار بوده ($p < 0.05$) و عدم برازش معنادار نمی‌باشد ($P = 0.4865$). ضریب تغییرات (C.V) برابر با ۳/۱۵، مقدار ضریب تبیین تعدیل شده (adjusted-R^2) برابر با ۰/۸۵۱۴ می‌باشد. در مدل

اوره از سوبستراهای نیتروژنی ارزان قیمتی است که غلظت مشخصی از آن باعث بهبود رشد و نیز تولید رنگدانه در اسپیرولینا پلاتنسیس می‌شود [۲۰]. ویتامین ب ۱۲ به صورت خطی روند کاهشی در تولید الوفیکوسیانیین دارد. متأسفانه پژوهش‌های اندکی در این رابطه وجود دارد. بررسی شکل (۳-۳) (b) نشان می‌دهد در برهم‌کنش ویتامین ب ۱۲ و ضایعات خرما در غلظت کم ویتامین ب ۱۲ تغییرات افزایشی ضایعات خرما تاثیر قابل توجهی در افزایش تولید الوفیکوسیانیین دارد ولی در غلظت کم ضایعات خرما با افزایش میزان ویتامین ب ۱۲ میزان تولید الوفیکوسیانیین کاهش می‌یابد. در همین راستا مشخص شد که حضور گلوکز در محیط باعث تحریک رشد و تولید فیکوبیلی پروتئین در سیانو باکتری کالوتریکس/لنکنی^{۱۰} شد [۲۸]. کواک و همکاران در سال ۲۰۱۷ دریافتند که محتوای فیکوبیلی پروتئین در حضور گلوکز در ۳ سویه (اسپیرولینا و

11. Anabaena

10. Calothrix elenkenii

به طور قابل ملاحظه‌ای افزایش می‌یابد [۲۷]. ضایعات خرما هم به صورت توان ۲ تأثیرکاهنده در تولید کاروتنوئید دارد. ویتامین ب ۱۲ به صورت توان ۲ تأثیر افزایشدهنده در تولید کاروتنوئید دارد. این تفاوت در تأثیر ویتامین ب ۱۲ بر تولید رنگدانه‌ها احتمالاً به دلیل ماهیت پروتئینی و لیپیدی رنگدانه‌ها است. بررسی شکل (۴-ا) نشان می‌دهد که در برهمکنش ویتامین ب ۱۲ و ضایعات خرما ابتدا در غلظت کم ویتامین ب ۱۲ با تغییرات افزایشی ضایعات خرما بیشترین میزان کاروتنوئید تولید می‌شود. همچنین در غلظت کم ضایعات خرما با تغییرات افزایشی ویتامین ب ۱۲ میزان تولید کاروتنوئید افزایش می‌یابد. ولی برهمکنش ویتامین ب ۱۲ و ضایعات خرما به صورت معکوس تأثیرگذار است. در بیشینه میزان ضایعات خرما و ویتامین ب ۱۲ روندی کاهشی در تولید کاروتنوئید مشاهده می‌شود.

فوق، متغیر مستقل اوره، ضایعات خرما و ویتامین ب ۱۲ به صورت خطی، همچنین برهم‌کنش ضایعات خرما و ویتامین ب ۱۲ و در نهایت ضایعات خرما به صورت توان ۲ و ویتامین ب ۱۲ نیز به صورت توان ۲ بر متغیر کاروتنوئید تأثیر معناداری دارد.

اوره (با توجه به شکل (۴-ب))، ضایعات خرما و ویتامین ب ۱۲ به صورت خطی تأثیر افزایشدهنده در تولید کاروتنوئید دارند. نتایج نشان داد عصاره خرما منبع انواع کربوهیدرات‌ها می‌باشد [۲۲]. با توجه به پژوهش‌های پیشین مشاهده شد افزایش غلظت کربن در محیط باعث افزایش زیست‌توده و ترکیبات سلولی از جمله رنگدانه‌ها و لیپیدها در اسپیرولینا می‌شود [۳۰]. به طور کلی با افزایش منبع کربنی در سیستم‌های تولید تجاری، می‌توان بازده تولید ترکیبات با ارزش نظیر چربی و رنگدانه را افزایش داد [۳۱]. محتوای کاروتنوئید اسپیرولینا تحت شرایط رشد با استفاده از اوره به عنوان منبع نیتروژن و شدت نور پایین

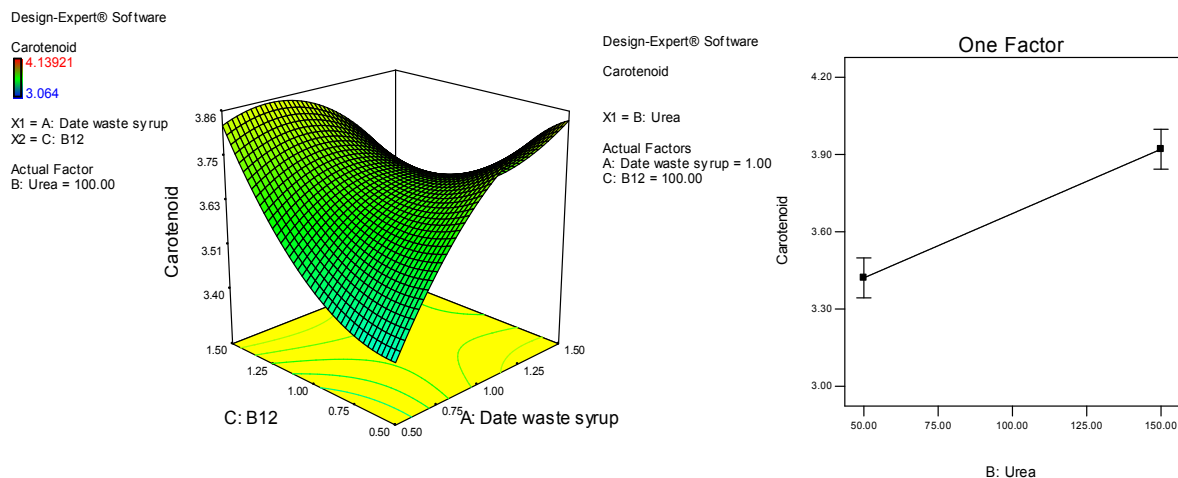


Fig 4 (a) The effect of vitamin B₁₂ and date waste extract and (b) urea on carotenoid production by *Spirulina platensis*

ویتامین ب ۱۲ به صورت خطی باعث افزایش تولید کلروفیل می‌شوند. مطابق با یافته‌های دامیچی و همکاران (۲۰۱۸) غلظت کلروفیل می‌تواند به عنوان یک سنجه غیرمستقیم از غلظت زیست‌توده، استفاده شود به طوری که غلظت کلروفیل با افزایش غلظت زیست‌توده افزایش می‌یابد [۳۲].

ویتامین ب ۱۲ به صورت توان ۲ تأثیر منفی در تولید کلروفیل دارد. با توجه به شکل ۵ در برهمکنش ویتامین ب ۱۲ و اوره

۳-۵- تأثیر ضایعات خرما، اوره و ویتامین ب

۱۲ در افزایش تولید کلروفیل

مشاهدات جدول (۳) نشان داد، مدل معنادار بوده ($p < 0.05$) و عدم برازش معنادار نمی‌باشد ($P = 0.4232$)، ضریب تبیین برابر ۰/۶۴۹۵ می‌باشد. در این مدل، متغیر مستقل ویتامین ب ۱۲، به صورت خطی، همچنین برهم‌کنش ویتامین ب ۱۲ و اوره و ویتامین ب ۱۲ به صورت توان ۲ تأثیر معناداری دارد. اوره و

[۲۶]. علاوه بر آن شناخته شده است، تحت کمبود منبع نیتروژن، محتوای کلروفیل اسپیرولینا پلاتنسیس کاهش می‌یابد و به جای رنگ سبز-آبی کلاسیک، یک رنگ سبز-زرد نشان می‌دهد [۳۳]. با توجه به اینکه افزایش ویتامین ب_{۱۲} باعث افزایش تولید کلروفیل می‌شود مطالعات اندکی در این مورد صورت گرفته است. با توجه به ماهیت متفاوت رنگدانه کلروفیل، انتظار می‌رود ویتامین ب_{۱۲} بر رشد اسپیرولینا تاثیر مثبت می‌گذارد.

ابتدا در غلظت کم ویتامین ب_{۱۲} با تغییرات افزایشی اوره افزایش میزان تولید کلروفیل نسبتاً ثابت است. به تدریج با افزایش میزان ویتامین ب_{۱۲} تغییرات افزایشی اوره باعث افزایش تولید کلروفیل با شیب نسبتاً تندی می‌شود این روند افزایشی ادامه می‌یابد تا در بیشترین میزان ویتامین ب_{۱۲} و بیشترین میزان اوره میزان تولید کلروفیل به بیشینه خود می‌رسد. در همین راستا مشخص شد که میزان رنگدانه‌های کلروفیل a و کاروتنوئید با افزایش میزان نیتروژن افزایش می‌یابد

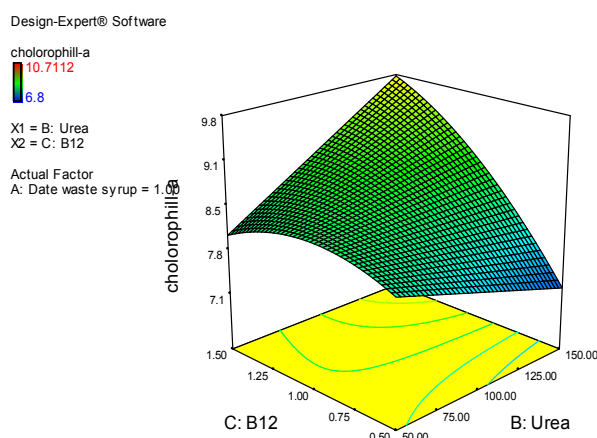


Fig 5 The effect of vitamin B₁₂ and urea on production of chlorophyll by *Spirulina platensis*

آلوفیکوسیانین داشت. می‌توان نتیجه گرفت که غلظت ویتامین ب_{۱۲} در ارتباط با رنگدانه‌ی مورد نظر باید به صورت بهینه استفاده شود تا بیشترین تولید رخ دهد. در شرایط بهینه کشت در محدوده ویتامین ب_{۱۲} ۰/۵ میکروگرم در لیتر، عصاره ضایعات خرما، ۱/۵ گرم در لیتر گلکز، اوره، ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر میزان بیومس، فیکوسیانین، آلوفیکوسیانین، کاروتنوئید و کلروفیل به ترتیب ۲۰۳ (g/100g)، ۱۲۸، ۸/۴۲، ۴/۰۹ و ۷/۲ میلی‌گرم در لیتر است. بر این اساس می‌توان نتیجه گرفت که غلظت ویتامین ب_{۱۲} به همراه استفاده از ضایعات خرما شرایط میکسوتروپی را در رشد اسپیرولینا پلاتنسیس ایجاد می‌کند که منجر به افزایش تولید زیست توده و رنگدانه‌های حاصل می‌شود.

۵- منابع

[1] Baneshi F, Azizi M, Saberi M, Farsi M. Gibberellic acid, amino acids (glycine and L-leucine), vitamin B2 and zinc as factors affecting the production pigments by

۴- نتیجه‌گیری کلی

این پژوهش تاثیر سه عامل عصاره ضایعات خرما، اوره و ویتامین ب_{۱۲} در بهینه‌سازی و افزایش تولید اسپیرولینا پلاتنسیس و تولید رنگدانه‌های فیکوسیانین، آلوفیکوسیانین، کاروتنوئید و کلروفیل را مورد بررسی قرار داد. با توجه به نتایج می‌توان نتیجه گرفت که اضافه کردن اوره و عصاره ضایعات خرما به محیط کشت باعث افزایش میزان تولید زیست توده و افزایش تولید رنگدانه‌های فیکوسیانین، آلوفیکوسیانین، کاروتنوئید و کلروفیل می‌شود. از این رو می‌توان از اوره به عنوان یک منبع غنی و ارزان نیتروژن و از ضایعات خرما به عنوان یک منبع کربن غنی از انواع کربوهیدرات‌ها برای کشت اسپیرولینا استفاده کرد. نتایج حاصل از تاثیر ویتامین ب_{۱۲} نشان داد که ویتامین ب_{۱۲} باعث افزایش تولید زیست توده و رنگدانه کاروتنوئید و کلروفیل شد. علاوه بر این استفاده از ویتامین ب_{۱۲} در محیط کشت در غلظت بالا، تاثیر منفی بر تولید رنگدانه فیکوسیانین و

- JC, Converti A. Batch and fed-batch cultivations of *Spirulina platensis* using ammonium sulphate and urea as nitrogen sources. *Aquaculture*. 2005 Jan 3;243(1-4):217-24.
- [13] Torabi S, Jahadi M, Ghasemi SN. Effects of Agitation and Aeration on Growth Kinetics of *Spirulina platensis* and Production of Natural Pigments in Stirred Photobioreactor. *Research and Innovation in Food Science and Technology*. 2021 Dec; 19;10(3):261-72
- [14] Zhang L, Chen L, Wang J, Chen Y, Gao X, Zhang Z, Liu T. Attached cultivation for improving the biomass productivity of *Spirulina platensis*. *Bioresource technology*. 2015 Apr 1;181:136-42.
- [15] Banayan S, Jahadi M, Fazel M. Investigation of Influencing Factors on Production of Chlorophyll and Carotenoid Pigments from *Spirulina Platensis* Using Platelet-Burman Design. *Journal of Food Microbiology*. 2020. 7(2): 70-81.
- [16] da Rosa Andrade M, Vieira Costa JA. Culture of microalga *Spirulina platensis* in alternative sources of nutrients. *Ciência e Agrotecnologia*. 2008 Sep 1;32(5):1551-6.
- [17] Chojnacka K, Noworyta A. Evaluation of *Spirulina* sp. growth in photoautotrophic, heterotrophic and mixotrophic cultures. *Enzyme and microbial technology*. 2004 Apr 2;34(5):461-5.
- [18] Hu Q, Sommerfeld M, Jarvis E, Ghirardi M, Posewitz M, Seibert M, Darzins A. Microalgal triacylglycerols as feedstocks for biofuel production: perspectives and advances. *The plant journal*. 2008 May;54(4):621-39.
- [19] Griffiths MJ, Harrison ST. Lipid productivity as a key characteristic for choosing algal species for biodiesel production. *Journal of applied phycology*. 2009 Oct;21(5):493-507.
- [20] Soheili M, Rezaei K, Mortazavi AS, Khosravi Darani K, Hashemi M, Komili R, Ahmadi N. Production of phycocyanin by the alga *Spirulina platensis*. *Iranian Journal of Nutrition Sciences and Food Industry*, 2013 Mar 10;7(5):787-97
- [21] Göksan T, Ak İ, Kılıç C. Growth characteristics of the alga *Haematococcus pluvialis* as affected by nitrogen source, vitamin, light and aeration. *Turkish Journal of Fisheries and Aquatic Sciences*. 2011 Sep 1;11(3).
- Monascus purpureus* in a liquid culture using response surface methodology. *African Journal of Biotechnology*. 2014;13(13).
- [2] Velmurugan P, Hur H, Balachandar V, Kamala-Kannan S, Lee KJ, Lee SM, Chae JC, Shea PJ, Oh BT. *Monascus* pigment production by solid-state fermentation with corn cob substrate. *Journal of bioscience and bioengineering*. 2011 Dec 1;112(6):590-4.
- [3] Soni RA, Sudhakar K, Rana RS. Comparative study on the growth performance of *Spirulina platensis* on modifying culture media. *Energy Reports*. 2019 Nov 1;5:327-36.
- [4] Doke JM. An improved and efficient method for the extraction of phycocyanin from *Spirulina* sp. *International Journal of Food Engineering*. 2005 Dec 5;1(5).
- [5] Lima GM, Teixeira PC, Teixeira CM, Filócomo D, Lage CL. Influence of spectral light quality on the pigment concentrations and biomass productivity of *Arthrospira platensis*. *Algal research*. 2018 Apr 1;31:157-66.
- [6] Shi WQ, Li SD, Li GR, Wang WH, Chen QX, Li YQ, Ling XW. Investigation of main factors affecting the growth rate of *Spirulina*. *Optik*. 2016 Aug 1;127(16):6688-94.
- [7] Tavakoli M, Vali Aftari R. In vitro effects of dates waste on phycocyanin production by *Spirulina* algae and evaluation of antioxidant activity. *Iranian Food Science and Technology*. 2018 15(78):25-31
- [8] Helliwell KE, Lawrence AD, Holzer A, Kudahl UJ, Sasso S, Kräutler B, Scanlan DJ, Warren MJ, Smith AG. Cyanobacteria and eukaryotic algae use different chemical variants of vitamin B12. *Current Biology*. 2016 Apr 25;26(8):999-1008.
- [9] Croft MT, Lawrence AD, Raux-Deery E, Warren MJ, Smith AG. Algae acquire vitamin B12 through a symbiotic relationship with bacteria. *Nature*. 2005 Nov;438(7064):90-3.
- [10] Baldia SF. Effects of physico-chemical factors and nutrients on the growth of *Spirulina platensis* isolated from Lake Kojima, Japan. 1991;57(3):481-90.
- [11] Shanthi G, Premalatha M, Anantharaman N. Effects of L-amino acids as organic nitrogen source on the growth rate, biochemical composition and polyphenol content of *Spirulina platensis*. *Algal research*. 2018 Nov 1;35:471-8.
- [12] Soletto D, Binaghi L, Lodi A, Carvalho

- [27] Ajayan KV, Selvaraju M, Thirugnanamoorthy K. Enrichment of chlorophyll and phycobiliproteins in *Spirulina platensis* by the use of reflector light and nitrogen sources: An in-vitro study. *Biomass and bioenergy*. 2012 Dec 1;47:436-41.
- [28] Hyperproduction of phycobiliproteins by the cyanobacterium *Anabaena fertilissima* PUPCCC 410.5 under optimized culture conditions.
- [29] Kovač D, Babić O, Milovanović I, Mišan A, Simeunović J. The production of biomass and phycobiliprotein pigments in filamentous cyanobacteria: the impact of light and carbon sources. *Applied Biochemistry and Microbiology*. 2017 Sep;53(5):539-45.
- [30] Banayan S, Jahadi M, Khosravi darani K. Pigment Productions by *Spirulina platensis* as a Renewable Resource. 10.30491/JABR.2021.292076.1406
- [31] Sujatha K, Nagarajan P. Influence of different carbon concentrations on growth and biochemical constituents of *Spirulina platensis* (Geitler). *J Ecotoxicol Environ Monit*. 2013. 21(4): 249–252.
- [32] Deamici KM, Santos LO, Costa JA. Magnetic field action on outdoor and indoor cultures of *Spirulina*: Evaluation of growth, medium consumption and protein profile. *Bioresource technology*. 2018 Feb 1;249:168-74.
- [33] Carvalho JC, Pandey AS, Babitha SU, Soccol CR. Production of Monascus biopigments: an overview. *Agro Food Industry Tech-Hi*. 2003 Nov 1;14(6):37-43.
- [22] Al-Farsi M, Alasalvar C, Al-Abid M, Al-Shoaily K, Al-Amry M, Al-Rawahy F. Compositional and functional characteristics of dates, syrups, and their by-products. *Food chemistry*. 2007 Jan 1;104(3):943-7.
- [23] Faraji D, Rezaei K, Kalantari M, Hashemi Ravan M, Gol Makani M, Faraji N. Optimization of different conditions (temperature, change of light intensity, culture methods (discontinuous and semi-continuous) and type of carbon source) for maximum phycocyanin production by the microalgae *Spirulina platensis* (*Arthrospira platensis*). *Food Science and Nutrition*. 2015. 12 (1): 91-99.
- [24] Chen F, Zhang Y. High cell density mixotrophic culture of *Spirulina platensis* on glucose for phycocyanin production using a fed-batch system. *Enzyme and microbial technology*. 1997 Feb 15;20(3):221-4.
- [25] Marquez FJ, Nishio N, Nagai S, Sasaki K. Enhancement of biomass and pigment production during growth of *Spirulina platensis* in mixotrophic culture. *Journal of Chemical Technology & Biotechnology: International Research in Process, Environmental and Clean Technology*. 1995 Feb;62(2):159-64.
- [26] Gargij Jaski M, Yahya M, Rouhani Qadiklayi K, Salarzadeh O'R. The effect of different nitrogen sources on the amount of biomass and protein content of green-blue alga *Spirulina platensis*. *Iranian Journal of Fisheries*. 2019. 27 (6): 57-65.



Optimization of *spirulina platensis* and natural pigment production by response surfaces production

Salehian Lenji, N. ¹, Jahadi, M. ^{2,3*}, Ataabadi, M. ⁴

1. MSc. Student, Department of Food Science and Technology, Faculty of Agriculture and Natural Resources, Isfahan Branch (Khorasgan), Islamic Azad University, Isfahan, Iran.
2. Department of Food Science and Technology, Faculty of Agriculture and Natural Resources, Isfahan Branch (Khorasgan), Islamic Azad University, Isfahan, Iran.
3. Seed Research and Production Center, Isfahan Branch (Khorasgan), Islamic Azad University, Isfahan, Iran.
4. Department of Soil Science, Faculty of Agriculture and Natural Resources, Isfahan Branch (Khorasgan), Islamic Azad University, Isfahan, Iran.

ARTICLE INFO	ABSTRACT
Article History: Received 2022/ 09/ 12 Accepted 2022/ 12/ 12 Keywords: Date waste, Phycocyanin, <i>Spirulina platensis</i>, Submerged fermentation, Vitamin B₁₂. DOI: 10.22034/FSCT.19.131.343 DOR: 20.1001.1.20088787.1401.19.131.27.8 *Corresponding Author E-Mail: m.jahadi@khuisf.ac.ir	<i>Spirulina platensis</i> has attracted special attention in various industries due to its natural pigments with specific performance characteristics. In this study, the effects of vitamin B₁₂ (0.5 to 1.5 µg/l), date waste extract as a carbon source (1 to 1.5 g/l of glucose), and urea as a source of nitrogen (50 to 150 mg / l) parameters by fed-batch feeding under submerged culture was optimized and the production of <i>Spirulina platensis</i> and natural pigments were examined. The results showed that the addition of urea and date waste extract increased the production of biomass and phycocyanin, allophycocyanin, carotenoids, and chlorophyll. The results of the effect of vitamin B₁₂ showed that this vitamin in low concentration has a positive effect on the production of spirulina and the pigments phycocyanin, allophycocyanin, carotenoids, and chlorophyll. Also, the use of date waste extract with vitamin B₁₂ should be used optimally in combination with each other to achieve the highest production efficiency of biomass and pigments phycocyanin, allophycocyanin, carotenoids, and chlorophyll. At low concentrations of vitamin B₁₂, increasing changes in date waste increase carotenoid production. Also, in low concentrations of date waste, with increasing changes in vitamin B₁₂, carotenoid production increases, but in the highest concentration of these two variables, carotenoid production decreases due to the opposite effect. In high concentrations of vitamin B₁₂, increasing changes in urea increase chlorophyll production. At the optimized condition, (vitamin B₁₂ 0.5 µg.l⁻¹, date waste extract 1.5 g.l⁻¹ of glucose, urea 150 mg.l⁻¹) the biomass, phycocyanin, allophycocyanin, carotenoids and chlorophyll contents were 203 (g/100g) 128, 8.42, 4.09 and 7.2 (mg.l⁻¹). It can be concluded that vitamin B₁₂ along with the use of date waste creates mixotrophic conditions in the growth of <i>Spirulina platensis</i>, which leads to increased production of biomass and natural pigments.