



## بررسی سمیت نانوذرات اکسید روی بر رشد و تنفس اکسیداتیو در جلبک (*Nannochloropsis oculata*)

نسرين فاضليان<sup>۱</sup>، مرتضى يوسف زادى<sup>۲\*</sup>، على موافقى<sup>۱</sup>

<sup>۱</sup> دانشگاه تبريز، دانشکده علوم طبیعی، زیست گیاهی، فیزیولوژی گیاهی

<sup>۲</sup> دانشگاه هرمزگان، دانشکده علوم و فنون دریاىي، زیست دریا

| چکیده  | نوع مقاله:  |
|--|---|
| نانوذرات اکسید روی، ترکیبات ضد میکروبی مهمی هستند که کاربرد وسیعی در مصارف صنعتی دارند.  | پژوهشی  |
| استفاده از نانوذرات منجر به رهائی آنها در محیط می گردد و می تواند تهدیدی برای ریزجلبک های باشد که نقش مهمی در اکوسیستم آبی ایفاء می کنند. در این پژوهش، برهمکنش غلظت های مختلف نانوذرات اکسید روی (۰، ۵، ۱۰، ۵۰، ۱۰۰ و ۲۰۰ mg/L) با جلبک <i>N. oculata</i> بررسی شده است. نتایج نشان داد درصد زنده مانی و مقدار کلروفیل a در پاسخ به نانوذرات اکسید روی به طور معنی داری کاهش یافته است. مقدار مالون دالئید و فعالیت آنزیم کاتالاز افزایش یافته است در حالیکه میزان فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز با افزایش غلظت نانوذرات اکسید روی در سلول های <i>N. oculata</i> کاهش یافته است. همچنین افزایش مقدار کارتوئیدها احتمالاً یکی از روش های دفاعی در این ریزجلبک می باشد. | کلمات کلیدی:<br>تنفس اکسیداتیو<br>رشد<br>نانو ذره اکسید روی<br>نانوکلروپسیس |

### مقدمه

توسعه فناوری نانو و ورود نانوساختارها به محصولات تجاری باعث تولید گسترده این ترکیبات و ورود آنها به محیط زیست، به ویژه اکوسیستم های آب شیرین و دریا می گردد. ریزجلبک ها به عنوان اولین تولید کنندگان آبی و به دلیل موقعیت ویژه در هرم غذایی دریایی بیش از هر موجود دیگری در محیط زیست دارای اهمیت هستند (فرجی و فدوی، ۱۳۹۲). ریزجلبک های جنس نانوکلروپسیس از خانواده Eustigmataceae. دارای شش گونه می باشند و گونه شاخص در بین آنها *N. oculata* است. همه گونه های متعلق به جنس نانوکلروپسیس، تک سلولی و کوچک بوده و قطر آنها تقریباً ۲-۴ میکرومتر و غیر متحرک هستند (Krienitz and Wirth, 2006).

اسید (EPA)، به عنوان ماده غذایی برای روتیر و ماهیان مورد استفاده قرار می گیرد (Krienitz and Wirth, 2006). در بین نانوذرات اکسید فلزی، پایداری شیمیایی و جذب بالای نانوذرات اکسید روی (ZnO NPs) باعث کاربرد وسیع آنها در محصولات صنعتی مانند ضدآفتاب ها، پوشش ها و رنگ ها گردیده است (Franklin and Osmand-McLeod et al., 2013). همکاران در سال ۲۰۰۷ سمیت نانوذرات اکسید روی بر روی *P. subcapitata* بررسی کرده اند. در مطالعات دیگر، سمیت نانوذرات *ZnO*، *TiO<sub>2</sub>* و *CuO* بر جلبک *P. subcapitata* بررسی شده است و در این بررسی، نانوذرات اکسید روی بسیار

\* نویسنده مسئول، پست الکترونیک: morteza110110@gmail.com

سمی تر از  $\text{CuO}$  و  $\text{TiO}_2$  گزارش شده است. به طور کلی نانوذرات اکسید فلزی معمولاً اثرات سمیت متفاوتی دارند و سمیت آنها به ساختار نانو، نسبت سطح به حجم و ماهیت بخش فلزی آنها بستگی دارد (Pendashteh *et al.*, 2013). در مطالعات مربوط به نانوذرات روی، معمولاً غلظت بونهای روی رها شده از اکسید روی تعیین می‌شود و سمیت نانوذرات اکسید روی معمولاً از طریق میزان یون روی حل شده تعیین می‌گردد. بونهای روی با القای تولید گونه‌های فعال اکسیژن (ROS) باعث القای تنفس اکسیداتیو و تخریب سلول جلبکی می‌گردد (Aruoja *et al.*, 2009). جلبک‌ها برای تعدیل این تنفس، دفاع آنتی اکسیداتیو از جمله تغییر در میزان ترکیبات آنتی اکسیدان غیر آنزیمی (کارتنوئیدها، گلوتاتیون، ترکیبات فولیکی، آسکوربیک اسید و  $\alpha$ -توکوفرول) و آنزیمی (CAT، SOD، GPX، APX) را در پیش می‌گیرند. تاکنون تاثیر نانوذرات بر مسیر اکسیداتیو جلبک نانوکلروپسیس بررسی نشده است اما در سال ۲۰۰۳ تاثیر فلز سنگین کادمیوم بر جنبه‌های اکسیداتیو *N. oculata* مطالعه شده است، در این مطالعات کادمیوم باعث القای تنفس اکسیداتیو شامل پراکسیداسیون لیپیدها، جلبک *P. subcapitata* و *C. vulgaris* را در پیش می‌گیرد (Lee and Shin, 2003). تاثیر نانوذرات اکسیداتیو جلبک *D. salina* بررسی شده است (Manzo *et al.*, 2011; Suman *et al.*, 2007; Pendashteh *et al.*, 2013; al., 2015). در حالیکه تاثیر این نانوذره بر رشد و تنفس اکسیداتیو جلبک *N. oculata* مطالعه نشده است. با توجه به اهمیت این جلبک در تولید بیو دیزل و تغذیه ماهیان و روتیفرها، در این پژوهش تاثیر نانوذرات اکسید روی بر رشد و القای تنفس اکسیداتیو در جلبک *N. oculata* بررسی گردیده است.

## مواد و روش‌ها

### کشت جلبک در ارلن و اعمال تیمارها

ریزجلبک مورد آزمایش در این پژوهش، نانوکلروپسیس اکولاتا (*N. oculata*) بود که نمونه استوک آن از پژوهشکده اکولوژی بندرعباس تهیه گردید. در پژوهش حاضر ارلن‌هایی حاوی ۴۰۰ سی‌سی نمونه جلبکی با تراکم اولیه  $10 \times 4 \times 4$  آماده شدند و به مدت ۴ روز در شرایط آزمایشگاه قرار گرفتند تا به مرحله رشد لگاریتمی برسند. سپس در روز چهارم تیمارهای نانوذرات با پنج غلظت مختلف (۰، ۵، ۱۰، ۱۵ و ۲۰ mg/L) انجام شد. برای هر تیمار، ۳ تکرار در نظر گرفته شد و مدت زمان تیمار نانوذرات ۳ روز بود که روزانه جذب نمونه‌ها و شمارش جلبکی انجام گرفت. به منظور جلوگیری از رسوب نانوذرات از دستگاه سونیکاتور و شیکر استفاده گردید.

### اندازه‌گیری رنگیزهای فتوسترنزی

جهت تعیین میزان کلروفیل و کارتنوئیدها، سوسپانسیون جلبکی به مدت ۱۰ دقیقه با  $2000\text{ rpm}$  و دمای ۴- درجه سانتی گراد سانتریفیوژ گردید و به رسوب باقی مانده، یک میلی لیتر استون ۸۵٪ اضافه شد. نمونه‌ها به مدت ۲۴ ساعت درون یخچال در دمای ۴ درجه سانتی گراد نگهداری شد. پس از سانتریفیوژ نمونه‌ها، جذب محلول رویی در طول موج های ۶۶۴ و ۴۷۰ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر قرائت گردید و میزان کلروفیل و کارتنوئید بر حسب میلی گرم بر گرم وزن تر گزارش گردید (Jeffrey and Humphrey, 1975).

### سنجهش فعالیت آنزیم کاتالاز (CAT) و آسکوربات پراکسیداز (APX)

فعالیت آنزیم کاتالاز با استفاده از روش Dehindsa و همکاران در سال ۱۹۸۱ مورد بررسی قرار گرفت. مخلوط واکنش شامل عصاره آنزیمی، بافر فسفات ۱/۰ مولار ( $\text{pH} = 7,0$ ) و پراکسید هیدروژن ۱۴ میلی مولار بود. مصرف پراکسید هیدروژن در طول موج ۲۴۰ نانومتر به مدت ۲ دقیقه با اسپکتروفوتومتر خوانده شد و فعالیت آنزیم بر حسب واحد آنزیمی بر میلی گرم پروتئین گزارش گردید. فعالیت آنزیم AXP مطابق با روش Nakano و Asada (۱۹۸۹)، مورد سنجش قرار گرفت. بافرهای سنجش آنزیم APX شامل محلول بافر فسفات ۵ میلی مولار ( $\text{pH}=7/2$ ) و بافر اندازه‌گیری حاوی بافر پتابسیم فسفات، ۱/۰ میلی مولار، آسکوربیک اسید ۵٪ میلی مولار و پراکسید هیدروژن ۱۰ میلی مولار است. سرعت واکنش آنزیمی به صورت تغییرات جذب بر زمان (OD/min) در طول موج ۲۹۰ نانومتر برای ۱ دقیقه ثبت شد. در نهایت میزان فعالیت آنزیم با ضریب خاموشی ( $2/8 \text{ mM}^{-1}/\text{cm}^{-1}$ ) بر حسب واحد آنزیمی بر میلی گرم پروتئین محاسبه گردید.

### اندازه‌گیری محتوای پراکسیداسیون لیپیدی

به منظور سنجش غلظت MDA به عنوان شاخص واکنش پراکسیداسیون لیپیدها، از روش هیت و پاکر (Heath and Packer, 1968) استفاده گردید. طبق این روش ۱۰۰ میلی‌لیتر تری‌کلرواستیک اسید ۵٪ حل شد و پس از سانتریفیوژ نمونه‌ها، محلول تیوباربیتوریک اسید ۵٪ (تری‌کلرواستیک اسید ۲۰٪) به محلول روئی اضافه گردید. مخلوط برای ۳۰ دقیقه در بن ماری ۱۰۰ درجه سانتی‌گراد جوشانده و بلافاصله در ظرف یخ برای چند دقیقه قرار گرفت و سپس به مدت ۵ دقیقه در ۳۰۰۰ دور مجدداً سانتریفیوژ شد تا محلول شفاف به دست آید. جذب روشناور در ۵۳۲ نانومتر اندازه‌گیری شد و جذب بقیه رنگیزهای غیر اختصاصی در ۶۰۰ نانومتر قرائت و از میزان جذب در ۵۳۲ کسر شد. برای محاسبه غلظت مالون دلایلی از ضریب خاموشی معادل  $155 \text{ mM}^{-1} \text{ cm}^{-1}$  استفاده گردید.

### آنالیز آماری

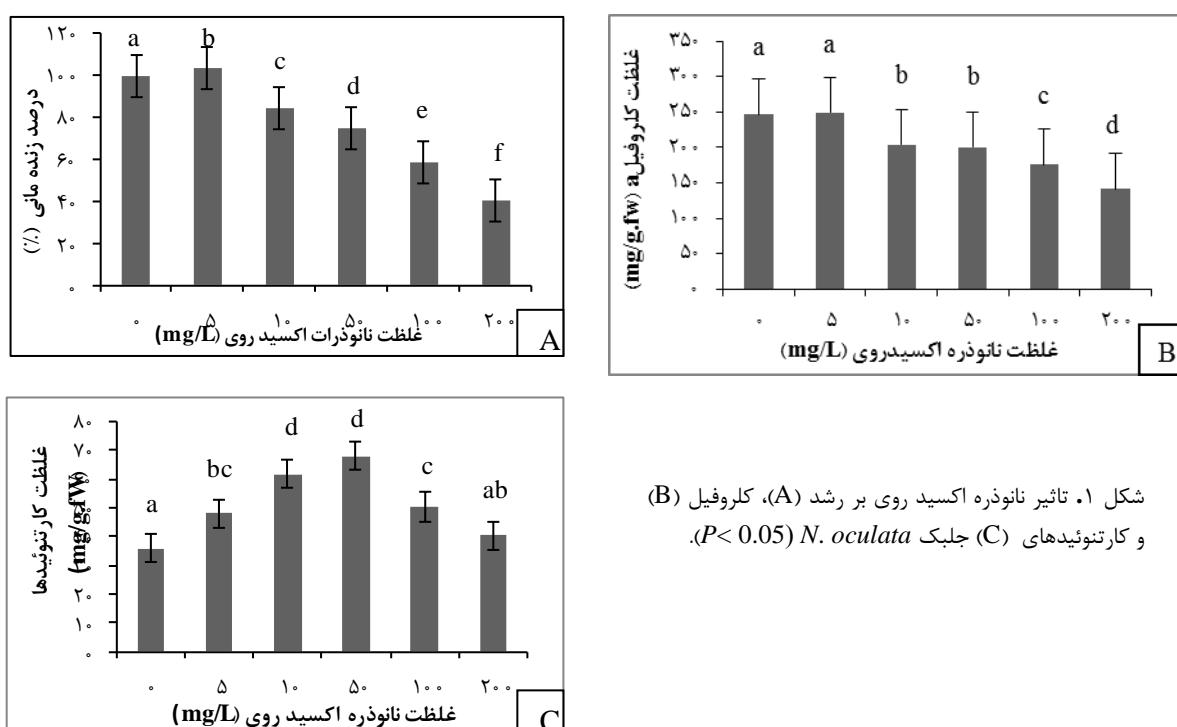
آزمایش در قالب طرح کامل تصادفی و با ۳ تکرار انجام شد. برای آنالیز داده‌ها از آزمون ANOVA استفاده گردید و مقایسه میانگین‌ها در سطح احتمال ۵ درصد و با استفاده از آزمون دانکن صورت گرفت. برای رسم نمودار از نرم افزار Excel استفاده شد.

### نتایج و بحث

#### تأثیر نانوذره اکسید روی بر رشد، میزان کلروفیل و کارتنوئید

مطابق با شکل (A)، تأثیر نانوذره اکسید روی بر رشد جلبک نانوکلروپسیس معنی دار بوده است و افزایش غلظت نانوذره باعث کاهش رشد جلبک شده است. تیمار نانوذره اکسید روی ( $10\text{-}200 \text{ mg/L}$ ) باعث کاهش معنی دار زنده‌مانی جلبک شده است در حالی که غلظت ۵ میلی‌گرم بر لیتر آن افزایش معنی داری نسبت به نمونه‌های شاهد ایجاد کرده است.

همچنین غلظت‌های ۱۰ تا ۲۰۰ میلی‌گرم بر لیتر نانوذره اکسید روی باعث کاهش معنی دار کلروفیل a نسبت به کنترل شده است. در صورتی که غلظت ۵ میلی‌گرم بر لیتر تغییر معنی داری در مقدار کلروفیل a ایجاد نکرده است (شکل ۱.B).

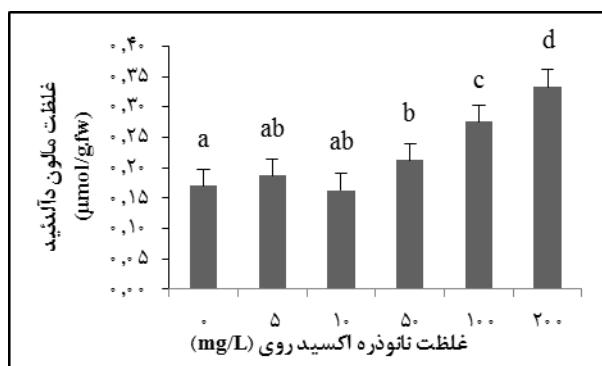


شکل ۱. تأثیر نانوذره اکسید روی بر رشد (A)، کلروفیل (B) و کارتنوئیدهای (C) جلبک *N. oculata*. ( $P < 0.05$ ).

غلظت های بالای نانوذرات اکسید روی می توانند باعث کاهش رشد ریزجلبک ها گردد. بازدارندگی رشد نانوذرات می تواند به دلیل کاهش میزان کلروفیل باشد، چون کاهش کلروفیل باعث کاهش میزان فتوسنتز و در نهایت باعث کاهش رشد ریزجلبک می گردد (Suman et al., 2009). همکاران در سال ۲۰۱۵ گزارش کردند غلظت ۳۰-۵۰ میلی گرم بر لیتر نانوذرات اکسید روی باعث کاهش میزان زنده مانی جلبک کلرلا ولگاریس می گردد که مشابه نتایج ما می باشد. نتایج آنالیز واریانس داده ها نشان می دهد که نانوذره اکسید روی باعث افزایش معنی دار مقدار کاروتینوئیدهای جلبک نانوکلروپسیس نسبت به نمونه های شاهد شده است. با توجه به شکل (۱)، بیشترین میزان کاروتینوئید در غلظت ۵۰ میلی گرم بر لیتر نانوذره اکسید روی (۱۸٪) و کمترین میزان آن در نمونه کنترل (۳۶٪) مشاهده گردید. کارتنوئیدها یکی از ترکیبات آنتی اکسیدانت غیرآنزیمی هستند که از طریق جاروب کردن رادیکال های آزاد، مهار پراکسیداسیون لیپیدها و حفاظت از دستگاه فتوسنتزی نقش مهمی در دفاع در برابر تنفس اکسیداتیو در موجودات فتوسنتز کننده ایفاء می کنند (Wang et al., 2016). افزایش میزان کارتنوئیدهای ریزجلبک *N. oculata* در پاسخ به نانوذرات اکسید روی مشابه نتایج Wang و همکاران (۲۰۱۶) می باشد.

#### تأثیر نانوذرات اکسید روی بر مقدار مالون دآلدئید

در تیمار نانوذره اکسید روی، غلظت های ۱۰ تا ۲۰۰ میلی گرم بر لیتر باعث افزایش معنی دار مقدار مالون دآلدئید شده است اما در غلظت ۵ و ۱۰ میلی گرم بر لیتر تغییر معنی داری نسبت به شاهد مشاهده نگردیده است (شکل ۲). بیشترین مقدار مالون دآلدئید در غلظت ۲۰۰ میلی گرم بر لیتر (۳۳٪) و کمترین مقدار آن در نمونه شاهد (۹٪) مشاهده گردید. تنفس اکسیداتیو فرایندی است که در اثر افزایش غیر قابل کنترل ROS طی رشد گیاه ایجاد می گردد. پراکسیداسیون لیپیدها یکی از شاخص های تنفس اکسیداتیو می باشد که با افزایش رادیکال های فعال و تخریب ساختار غشا در سطوح سمی سلول دیده می شود و محصول این فرایند، MDA می باشد. تشکیل پراکسیدهای لیپیدی معمولاً به عنوان یک سیگنال تحریک کننده زن های دفاعی جلبک می باشد (Lee and shin, 2003). افزایش تجمع مالون دآلدئید، محصول اصلی پراکسیداسیون لیپیدها، احتمالاً نتیجه تنفس نانوذرات اکسید روی در جلبک نانوکلروپسیس می باشد.

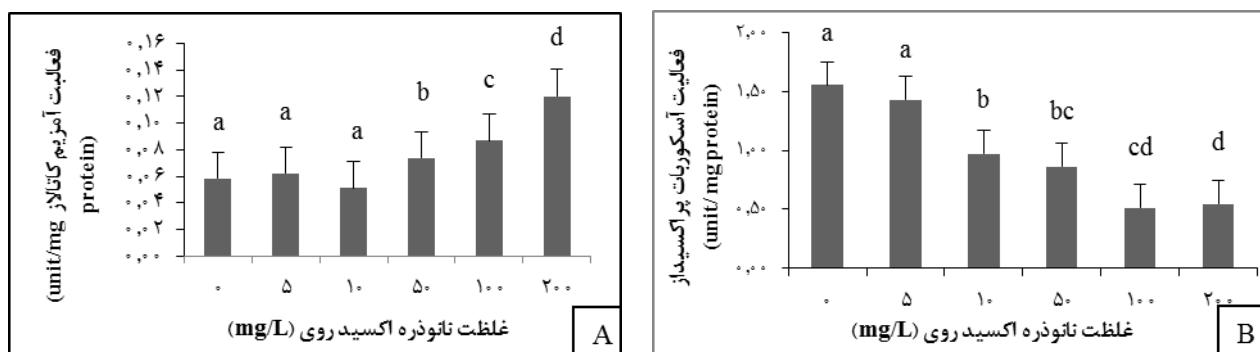


شکل ۲. تاثیر نانوذره اکسید روی بر میزان مالون دآلدئید جلبک *N. oculata*

#### تأثیر نانوذره اکسید روی بر فعالیت آنزیم کاتالاز و آسکوربات پراکسیداز

با توجه به شکل (۳.A)، غلظت های ۱۰ تا ۲۰۰ میلی گرم بر لیتر نانوذره اکسید روی باعث افزایش معنی دار فعالیت آنزیم کاتالاز شده است اما غلظت های ۵ و ۱۰ میلی گرم بر لیتر تغییر معنی داری ایجاد نکرده است. تیمار با نانوذرات اکسید روی منجر به افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز می شود و در نتیجه سطوح پراکسید هیدروژن ( $H_2O_2$ ) کاهش می یابد که یک نقش کلیدی در تحمل تنفس اکسیداتیو در ریزجلبک ها ایفا می کند. همچنین گزارش شده است که نانوذرات اکسید روی باعث افزایش فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان کاتالاز و گایاکول پراکسیداز در جلبک کلرلا ولگاریس گردیده است (Chen et al., 2012). همچنین تیمار نانوذره اکسید روی (۱۰ تا ۲۰۰ میلی گرم بر لیتر) باعث کاهش معنی دار فعالیت آنزیم آسکوربات

پراکسیداز شده است اما غلظت ۵ میلی گرم بر لیتر، تغییر معنی داری نسبت به نمونه های شاهد ایجاد نکرده است (شکل ۳). آنزیم آسکوربات پراکسیداز یکی از آنزیم های اکسیداتیو است که برای حذف  $H_2O_2$  از آسکوربات به عنوان دهنده الکترون استفاده می کند و معمولاً در کلروپلاست ها فعالیت بیشتری دارد (Donahue *et al.*, 1997). کاهش معنی دار میزان فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز نشان می دهد که این آنزیم نقش موثری در حذف  $H_2O_2$  در جلبک نانوکلروپسیس ایفاء نمی کند.



شکل ۳. تاثیر نانوذره اکسید روی بر فعالیت کاتالاز (A) و آسکوربات پراکسیداز (B) جلبک *N. oculata* و *Chlorella vulgaris*.

## منابع

- Aruoja, V., Dubourguier, H.C., Kasemets, K., Kahru, A. 2009. "Toxicity of nanoparticles of CuO, ZnO and TiO<sub>2</sub> to microalgae *Pseudokirchneriella subcapitata*". Science of the Total Environment. 407: 1461-1468.
- Chen, X.X., Zhu, X., Li, R., Yao, H., Lu, Z., Yan, X. 2012. "Photosynthetic toxicity and oxidative damage induced by nano-Fe<sub>3</sub>O<sub>4</sub> on *Chlorella vulgaris* in the aquatic environment". Open Journal of Ecology. 1: 21-28.
- Dehindsa, R.S., Plumb-Dehindsa, P., Torne, T.A. 1981. Leaf senescence correlated with increased levels of membrane permeability and lipid peroxidation and decreased levels of superoxide dismutase and catalase. Journal of Experimental Botany. 2: 93-101.
- Donahue, J.L., Okpodu, C.M., Gramer, C.L., Grabau, E.A., Alscher, R. 1997. Responses of antioxidant to paraquat in pea leaves. Journal of Plant Physiology. 113: 249-257.
- Faraji, Gh., Fadavi, M. 2012. Application of magnetic nanoparticles in the field of food science and industry. Journal of Nutrition Sciences and Food Industry of Iran. 2: 239-252. (in Persian)
- Franklin, N.M., Rogers, N.J., Apte, S.C. Batley, G.E., Gadd, G.E., Gasey, P.S. 2007. Comparative toxicity of nanoparticulate ZnO, bulk ZnO, and ZnCl<sub>2</sub> to a freshwater microalgae (*Pseudokirchneriella subcapitata*): the importance of particles solubility. Environmental Science and Technology. 41: 8484-8490.
- Heath, R.L., Packer, L. 1968. Photoperoxidation in isolated chloroplast, Kinetics and stoichiometry of fatty acid peroxidation. Archives of Biochemistry and Biophysics. 125: 189-198.
- Lee, M.Y., Shin, H.W. 2003. Cadmium-induced changes in antioxidant enzymes from the marine alga *Nannochloropsis oculata*. Journal of Applied Phycology. 15(1): 13-19.
- Jeffrey, S.W., Humphrey, G.F. 1975. New spectrophotometric equations for determining chlorophylls a, b, c<sub>1</sub> and c<sub>2</sub> in higher plants, algae, and natural phytoplankton. Biochemistry and physiology Pflanzen. 167: 191-194.
- Manzo, S., Rocco, A., Carotenuto, R., Picone, Fde, L., Miglietta, M.L., Rametta, G., Di Francia, G. 2011. Investigation of ZnO nanoparticles' ecotoxicological effects towards different soil organisms. Environmental science and Pollution research. 18(5): 756-63.
- Nakano, Y., Asada, K. 1989. Hydrogen peroxide is scavenged by ascorbate specific peroxidase in spinach chloroplasts. Plant and cell physiology. 22: 867-880.

- Pendashteh, H., Shariati, F., Keshavarz, A., Ramzanpour, A. 2013. Toxicity of ZnO nanoparticles to *Chlorella vulgaris* and *Scenedesmus dimorphus* algae species. World journal of fish and marine science. 5(5): 563-570.
- Suman, T.Y., Radhika Rajasree, S.R., Kirubagaran, R. 2015. Evalution of Zinc oxide nanoparticles toxicity on marine algae *Chlorella vulgaris* through flow cytometric, cytotoxicity and oxidative stress analysis. Ecotoxicology and Environmental Safety. 113: 23-30.
- Wang, X., Yang, X., Chen, S., Li, Q., Wang, W., Hou, Ch., Gao, X., Wang, L., Wang, Sh. 2016. Zinc Oxide Nanoparticles Affect Biomass Accumulation and Photosynthesis in Arabidopsis. Frontiers in plant science. 6: 1-9.