

غلظت مؤثر میانی (EC50) آلکیل بنزن سولفونات خطی بر ریز جلبک سبز دریایی

Nannochloropsis oculata

چکیده

در مطالعه‌ی حاضر غلظت مؤثر میانی EC₅₀ آلکیل بنزن سولفونات خطی بر ریزجلبک *Nannochloropsis oculata* بررسی شد. آزمایش با ۲۱ گروه شامل ۱ گروه شاهد و ۶ تیمار (هر یک با سه تکرار) در یک دوره‌ی ۷۲ ساعته در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد و pH ۶/۹ در تیر ۱۳۹۶ انجام شد. غلظت آلکیل بنزن سولفونات خطی در تیمارهای اول تا ششم به ترتیب برابر ۲، ۴/۵، ۳، ۴، ۵ و ۷ میلی‌گرم در لیتر در نظر گرفته شد. پس از انجام آزمایش و شمارش جلبک‌ها، درصد بازدارندگی در هر غلظت محاسبه گردید. همچنین مقادیر غلظت مؤثر میانی با استفاده از آزمون رگرسیون پروبیت محاسبه شد. غلظت مؤثر میانی EC₅₀ آزمایش برابر با ۳/۰۵ میلی‌گرم بر لیتر به دست آمد. از آنجایی که میزان شوینده‌ها در اکوسیستم‌های دریایی رو به افزایش است؛ بنابراین به‌منظور کاهش اثرات جبران‌ناپذیر آن‌ها بر موجودات اکوسیستم‌های آبی به‌ویژه ریز جلبک‌ها باید با کاربرد شوینده‌هایی با تجزیه‌پذیری بالا به‌جای شوینده‌هایی که ماندگاری بالایی در طبیعت دارند، اثرات شوینده‌ها بر موجودات را کاهش داد.

واژگان کلیدی: ریزجلبک *Nannochloropsis oculata*، سورفاکتانت‌ها، آلکیل بنزن سولفونات خطی، غلظت‌های بازدارنده.

محسن مختاریان^۱رسول زمانی احمد محمودی^{۲*}مهرداد فتح‌الهی^۳

۱، ۲ و ۳. گروه شیلات و محیط‌زیست، دانشگاه شهرکرد، شهرکرد، ایران

*مسئول مکاتبات:

zamani@nres.sku.ac.ir

کد مقاله: ۱۳۹۸۰۲۰۶۷۷

تاریخ دریافت: ۱۳۹۷/۰۸/۲۴

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۷/۱۲/۲۸

این مقاله برگرفته از پایان‌نامه کارشناسی

ارشد است.

مقدمه

آلودگی دریا به‌عنوان یک مشکل زیست‌محیطی مهم در سرتاسر دنیا تبدیل شده است. تحقیقات گسترده جهت کاهش اثرات آلاینده‌ی بر محیط‌های دریایی نیز صورت گرفته است. به دلیل حساسیت زیاد آب‌های ساحلی به آلاینده‌ها، زیستگاه‌های ساحلی نسبت به دیگر زیستگاه‌های دریایی استعداد بیشتری برای اثرات آلودگی دارند (چگینی‌فر و همکاران، ۱۳۹۵). با توجه به افزایش چشمگیر مصرف شوینده‌ها توسط انسان، افزایش غلظت این مواد در فاضلاب‌های شهری و صنعتی دیده می‌شود. استفاده‌ی گسترده از شوینده‌ها، باعث افزایش غلظت سورفاکتانت‌ها در مخازن آب، رودخانه‌ها و دریاچه‌ها می‌گردد (Zhu, et al., 2016). از آنجایی که امروزه سورفاکتانت‌ها بخش عظیمی از پساب صنایع شوینده را شامل می‌شوند لذا بررسی اثرات آن‌ها و حذف آن‌ها از محیط امری ضروری به نظر می‌رسد (بهمنی و همکاران، ۱۳۹۲). سورفاکتانت‌ها ترکیباتی‌اند که باعث کاهش کشش سطحی در محلول می‌شوند (Adak, et al., 2005). بیشترین سورفاکتانت‌های مورد استفاده، سورفاکتانت‌های آنیونی می‌باشند که درجه‌ی کف‌کنندگی بالایی دارند و کاربرد بسیار وسیعی داشته و در تولید خمیردندان، صابون، شامپو، لوازم آرایشی بهداشتی، مواد ضد آفت و صنعت کاغذ و غیره کاربرد دارند (Holmberg, et al., 2003). الکل سولفات، اتوکسی سولفات الکل، آلکیل بنزن سولفونات خطی و متیل استر سولفونات، سورفاکتانت‌های آنیونی هستند که به‌طور گسترده‌ای در مواد شوینده خانگی و محصولات مصرفی مورد استفاده قرار می‌گیرند (McDonough et al., 2016). از سال ۱۹۶۰ آلکیل بنزن سولفونات‌های خطی (LAS: Linear Alkyl Benzene Sulfonate) جایگزین آلکیل بنزن سولفونات‌های شاخه‌ای (ABS: Alkyl Benzene Sulfonate) شدند زیرا گروه آلکیلی شاخه‌ای تجزیه‌پذیری پایین و

ماندگاری طولانی در محیط دارند (Dabiri, 1996; Scott and Jones, 2000). شونده‌ها به لحاظ ساختاری، مولکول‌های آلی بزرگی هستند که به‌وسیله‌ی ایجاد کف در سطح آب، انتقال اکسیژن به داخل آب را کاهش داده و در نتیجه اثرات مخربی در اکوسیستم‌های آبی بر جای می‌گذارند (بابائی و خداپرست، ۱۳۸۹). این آلاینده‌ها در بسیاری از موارد باعث مسمومیت و مرگ‌ومیر بسیاری از موجودات آبی از جمله ماهی‌ها و جلبک‌ها و بسیاری از موجودات آبی دیگر می‌شوند (شاهسونی و همکاران، ۱۳۸۴). جلبک‌ها و ریز جلبک‌ها که تشکیل‌دهنده‌ی اولین لایه از زنجیره‌ی غذایی آب‌ها می‌باشند و نقشی حیاتی در تغذیه دوران لاروی بسیاری از ماهیان دریایی ایفا می‌کنند، نیز تحت تأثیر این آلاینده‌ها قرار گرفته و آسیب‌های جبران‌ناپذیری را متحمل می‌شوند. جلبک‌ها گروه بزرگی از گیاهان هستند که قدیمی‌ترین موجودات فتوسنتز کننده و تولیدکننده‌ی اکسیژن بر روی کره زمین به شمار می‌روند. تخمین‌ها حاکی از آن است که حدود ۱۴ میلیون گونه جلبک تا امروز شناسایی شده است که بیشتر آن‌ها را ریز جلبک‌ها شامل می‌شوند (Chu, 2012). ریز جلبک‌ها موجودات میکروسکوپی هستند که به‌طور گسترده‌ای در آب‌های شیرین و شور وجود دارند (Meireles et al., 2003; Coelho et al., 2013). ریز جلبک‌ها موجوداتی تک‌سلولی فتوسنتز کننده هستند و به‌عنوان اولین حلقه‌ی زنجیره‌ی غذایی، از تولیدکنندگان اصلی اکوسیستم‌های آبی محسوب می‌شوند (Xia-li, et al., 2007). در حال حاضر برخی از ریز جلبک‌ها به‌عنوان مکمل‌های غذایی نیز مورد استفاده قرار می‌گیرند و به دلیل دارا بودن مقدار زیادی از رنگ‌دانه‌های طبیعی، در بسیاری از مواد غذایی از جمله نوشیدنی‌ها، شکلات، آدامس و غیره از آن‌ها استفاده می‌شود (Goh, et al., 2009). یکی از ریز جلبک‌های موجود در اکوسیستم‌های دریایی جنس (*Nannochloropsis*) است که در حال حاضر شش گونه از آن شناسایی شده است (Fawley, 2007). این ریز جلبک سرشار از اسیدهای چرب غیراشباع و حاوی مقدار فراوانی ایکوزوپنتا نوئیک اسید (EPA: Eicosapentaenoic acid) می‌باشد (Abu-Rezq et al., 1999; Chini-Zitelli et al., 1999; Sukenik, 1999; Rocha et al., 2003). همچنین این ریز جلبک حاوی منابع خوبی از رنگ‌دانه‌های آستاگزانتین، کانتاگزانتین، زاگزانتین و کلروفیل a می‌باشد (Rocha et al., 2003). به‌منظور غنی‌سازی غذای زنده‌ی لارو ماهیان دریایی از ریز جلبک‌های موجود در این جنس استفاده می‌شود (Lavens and Sorgeloos, 1996). گونه‌ی *Nannochloropsis oculata* شاخص‌ترین گونه در بین گونه‌های این جنس می‌باشد (Fawley, 2007) و جزء جلبک‌های Eustigmatophyceae می‌باشد. علت انتخاب این ریز جلبک اندازه‌ی بسیار کوچک آن (۲-۴ میکرون) (Hibberd, 1981) و کاربرد بسیار آن در کارگاه‌های تکثیر لارو ماهیان دریایی بود. با توجه به اینکه در داخل کشور تاکنون هیچ مطالعه‌ای در مورد تأثیر LAS ها بر ریز جلبک *N. oculata* انجام نشده است لذا مطالعه‌ی حاضر به بررسی میزان اثرات حاد LAS بر ریز جلبک *N. oculata* پرداخته است.

مواد و روش‌ها

مطالعه حاضر در تیرماه ۱۳۹۶ انجام شد. به‌منظور تهیه‌ی استوک اولیه‌ی ریز جلبک *N. oculata* جهت انجام آزمایش‌های لازم، جلبک موردنظر در ارلن‌مایرهای ۴ لیتری با محیط‌کشت کانوی (AL-Ansari, 2007) در شوری ۲۵ میلی‌گرم بر لیتر پرورش داده شد. ریز جلبک‌ها در یک محیط کنترل‌شده با دمای ۲۰-۲۵ درجه سانتی‌گراد و ۱۲ ساعت روشنائی و ۱۲ ساعت تاریکی پرورش داده شدند (Nichols, 1973). در آغاز آزمایش برای تعیین محدوده‌ی کشندگی LAS، پیش‌تست به مدت ۲۴ ساعت انجام شد. بدین منظور با توجه به نتایج آزمایش‌های گذشته، ریز جلبک *N. oculata* در پنج غلظت ۰/۱، ۰/۵، ۱/۲، ۱/۸ و ۵ میلی‌گرم در لیتر تحت تأثیر LAS قرار گرفت. در غلظت ۱/۸ میلی‌گرم در لیتر و غلظت‌های کمتر از این مقدار مرگ‌ومیر مشاهده نشد و در غلظت ۵ میلی‌گرم در لیتر تقریباً تمام جمعیت جلبکی از بین رفت. با توجه به این نتیجه، دامنه‌ی غلظت‌های مورد استفاده برای تعیین غلظت مؤثر میانی (EC₅₀: Halfmaximal effective concentration) بین ۲ پی‌پی‌ام الی ۷ پی‌پی‌ام در نظر گرفته شد. به‌منظور ضدعفونی کردن ظروف و شیشه‌آلات، قبل از انجام آزمایش از اسیدنیتریک ۱۰ درصد و سپس از آب

مقطر استفاده شد. همچنین دما، اکسیژن، نور و میزان پی اچ در مدت‌زمان انجام آزمون سمیت کنترل شد (OECD, ۲۰۱۱). آزمایش با ۶ تیمار اصلی و ۱ گروه شاهد، در سه تکرار و در یک دوره‌ی ۷۲ ساعته در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد و pH ۶/۹ انجام شد. غلظت LAS در تیمارهای اول تا ششم به ترتیب برابر ۲، ۲/۵، ۳، ۴، ۵ و ۷ میلی‌گرم در لیتر در نظر گرفته شد که هر کدام در سه تکرار انجام گرفت. گروه شاهد (کنترل) عاری از هرگونه ماده‌ی سمی بود. اولین شمارش ریز جلبک‌ها پس از گذشت ۲۴ ساعت پس از اضافه کردن LAS انجام گرفت و دومین و سومین شمارش نیز به ترتیب پس از گذشت ۴۸ و ۷۲ ساعت انجام شد. در طول دوره‌ی آزمایش به‌طور مرتب به‌منظور جلوگیری از ته‌نشین شدن جلبک‌ها، ارلن‌ها تکان داده می‌شدند.

برای تجزیه‌وتحلیل میزان رشد و یا مرگ‌ومیر ریز جلبک *N. oculata*، بعد از اضافه کردن غلظت‌های موردنظر از LAS، شمارش ریز جلبک به‌وسیله‌ی لام هموسایتومتر و میکروسکوپ نوری مدل N-180M ساخت شرکت صایران و با استفاده از روش پیشنهادشده توسط مارتینز و چاکروف در سال ۱۹۷۵ انجام گرفت. به‌منظور رعایت استانداردهای لازم پروتکل، شمارش ریز جلبک در طول دوره‌ی کشت هرروز رأس ساعت مشخصی (در این آزمایش ساعت ۲ بعدازظهر) انجام شد. داده‌های به‌دست‌آمده از شمارش ریزجلبک‌ها طی اولین و دومین و سومین روز شمارش، وارد نرم‌افزار اکسل شده و پس از مرتب و دسته‌بندی کردن آن‌ها، میانگین‌گیری از تکرارهای مختلف انجام گرفت. سپس با واردکردن داده‌های موردنظر به نرم‌افزار SPSS ویرایش شانزدهم و با استفاده از آزمون رگرسیون پروبیت، مقادیر غلظت مؤثر میانی محاسبه شد. همچنین درصد بازدارندگی متوسط (I%) با استفاده از رابطه‌ی ۱ به دست آمد که در آن MC مقدار متوسط نرخ رشد در گروه شاهد و MT مقدار متوسط نرخ رشد در هر یک از گروه‌های در معرض LAS بعد از ۷۲ ساعت است.

$$I = (MC - MT) / MC \times 100$$

رابطه ۱:

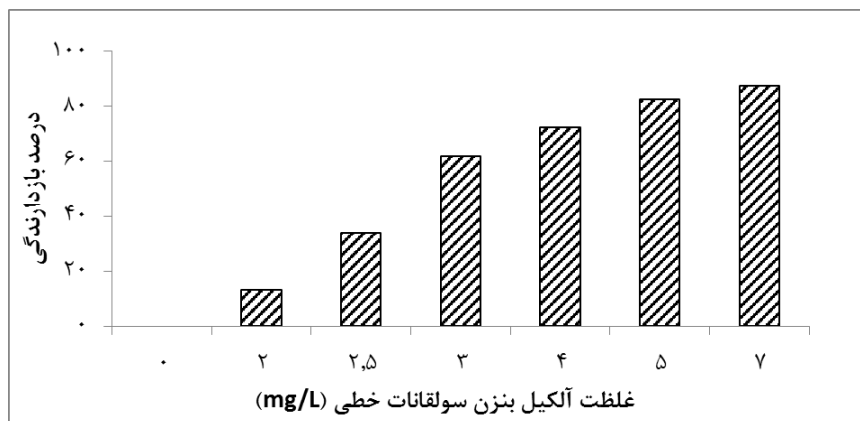
نتایج

تراکم اولیه‌ی سلول‌های ریزجلبک *N. oculata* در ابتدای شروع تست حاد، برابر با $10^5 \times 5/4$ سلول بر میلی‌لیتر بود. ارلن‌هایی که تحت تأثیر تیمارهای با غلظت بالاتر از LAS قرارگرفته بودند رنگ آن‌ها به سفیدی تغییر می‌کرد. ارلن‌های حاوی تیمار ۵ میلی‌گرم در لیتر و ۷ میلی‌گرم در لیتر پس از گذشت ۲۴ ساعت بیشتر جلبک‌های خود را از دست‌داده بودند و رنگ آن‌ها سفیدکمی مایل به سبز به نظر می‌رسید. با واردکردن داده‌های موردنظر به نرم‌افزار SPSS ویرایش شانزدهم و با استفاده از آزمون رگرسیون پروبیت، EC_{50} آزمایش برابر با ۳/۰۵ میلی‌گرم بر لیتر به دست آمد. نتایج آنالیز رگرسیون پروبیت در جدول ۱ و نمودار درصد بازدارندگی متوسط ریز جلبک *N. oculata* بعد از گذشت ۷۲ ساعت رویارویی با غلظت‌های مختلف LAS، در شکل ۱ نشان داده‌شده است.

جدول ۱: مقادیر غلظت‌های بازدارنده ۷۲ ساعته LAS در ریز جلبک *Nannochloropsis oculata*.

حدود اطمینان در سطح ۰/۹۵		غلظت LAS (میلی‌گرم در لیتر)	غلظت‌های مؤثره
حد بالا	حد پایین		
۲/۰۳۵	۰/۶۷۴	۱/۴۹	EC ₁₀
۲/۴۳۹	۱/۰۶۶	۱/۹۱	EC ₂₀
۲/۸۰۴	۱/۴۶۹	۲/۲۸	EC ₃₀
۳/۲۰۰	۱/۹۰۸	۲/۶۵	EC ₄₀
۳/۶۹۸	۲/۳۸۵	۳/۰۵	EC ₅₀
۴/۴۱۳	۲/۸۸۷	۳/۵۲	EC ₆₀

حدود اطمینان در سطح ۰/۹۵		غلظت LAS (میلی گرم در لیتر)	غلظت‌های مؤثره
حد پایین	حد بالا		
۳/۴۰۷	۵/۵۴۳	۴/۰۹	EC ₇₀
۳/۹۹۵	۷/۴۹۲	۴/۸۸	EC ₈₀
۴/۸۴۴	۱۱/۷۰۴	۶/۲۴	EC ₉₀
۷/۳۴۹	۳۵/۱۶۱	۱۱/۱۷	EC ₉₉



شکل ۱: درصد بازدارندگی متوسط رشد ویژه ریز جلبک *Nannochloropsis oculata* بعد از گذشت ۷۲ ساعت رویارویی با غلظت‌های مختلف LAS.

بحث و نتیجه‌گیری

در جدول ۱ مقادیر غلظت‌های بازدارنده ۷۲ ساعته LAS در ریز جلبک ارائه شده است. همان‌طور که مشاهده می‌شود EC₅₀ آزمایش برابر با ۳/۰۵ میلی‌گرم بر لیتر به دست آمد که این بدان معناست که زمانی که غلظت LAS برابر با ۳/۰۵ میلی‌گرم بر لیتر باشد، ۵۰ درصد از جمعیت جلبکی از بین خواهند رفت. با توجه به نتایج به‌دست‌آمده در این مطالعه مشاهده شد که وجود LAS موجب ایجاد سمیت بر ریز جلبک *N. oculata* شده و مانع انجام تقسیمات سلولی و در نتیجه مانع رشد و افزایش عادی تعداد سلول‌های این ریز جلبک می‌شود. از نتایج به‌دست‌آمده استنباط می‌شود که هر چه غلظت LAS بیشتر می‌شود رشد جلبک‌ها بیشتر کاهش می‌یابد که این امر نشان‌دهنده تأثیر میزان غلظت این ماده‌ی سمی بر ریز جلبک مذکور است. ازجمله فاکتورهای تأثیرگذار دیگر می‌توان به زمان اشاره کرد، چراکه مشاهده شد که هرچه مدت‌زمان رویارویی با ماده‌ی سمی بیشتر شود، اختلاف رشد جلبک‌های گروه شاهد با گروه‌های تحت تیمار بیشتر به نظر می‌رسد. همچنین مطالعات حاکی از این است که عوامل محیطی متفاوت مانند شوری، pH و مواد آلی محلول در آب و غیره بر سمیت مواد شیمیایی گوناگون ازجمله سورفاکتانت‌ها تأثیر می‌گذارند (Lapresta-Fernández et al., 2012). اگرچه مکانیسم سمیت سورفاکتانت‌ها در آزمایش‌های گوناگون، گونه‌های مختلف و غلظت‌های مختلف و غیره ممکن است تغییراتی داشته باشد (Venhuis and Mehrvar 2004; Ivankovic and Hrenovic, 2010) اما این مورد که سورفاکتانت‌ها بر لیپید و پروتئین غشا تأثیر می‌گذارند امری پذیرفته شده است. سورفاکتانت‌ها همچنین باعث افزایش نفوذپذیری غشا و نشت ترکیبات مهم و قابل توجه سلولی مانند پروتئین‌ها، نوکلئیک اسیدها و رنگ‌دانه‌ها و غیره می‌شوند که این امر موجب بروز اختلال در

فرایندهای اکسیداتیو و ایجاد اختلال در بسیاری از متابولیسم‌های سلولی می‌شود (Cserháti, 1995; Gustafsson *et al.*, 1997; Groot, 2001; Masakorala, 2008; and Rabone 2001; Cserháti 2002).

Renaud و همکاران (۲۰۱۱) بر روی فرایند جذب و دفع و غلظت سلول سمی در ریز جلبک‌ها و فیتوپلانکتون‌های دریایی در معرض LAS قرار گرفته شده، مطالعه‌ای را انجام دادند و با بررسی میزان جذب LAS در غشاهای بیولوژیکی جلبک‌های مورد مطالعه پی‌بردند که میزان غلظت سلول سمی ۰/۳۸ میلی گرم بر گرم خواهد بود و این منجر به اختلال در رشد جلبک‌ها می‌شود (Renaud, *et al.*, 2011). مواد شوینده باعث کاهش قابل ملاحظه‌ای در پارامترهای حرکتی مانند درصد سلول‌های حرکتی و سرعت شناوری سلول‌ها می‌شوند (Mikolajczyk and Diehn 1978) و گزارش‌ها نشان می‌دهد که مواد پاک‌کننده به تاژک‌ها در *Euglena gracilis* آسیب رسانده و با به هم ریختن میکروتوبول‌های تاژک‌دار، باعث ایجاد اختلال در تحرک حرکتی سلول می‌شوند. علاوه بر این، مواد شوینده می‌توانند به علت کاهش و کمبود منبع ATP، باعث کاهش تحرک شوند و نیز باعث انسداد سنتز ATP و همچنین تغییرات در هوموستازی یونی سلول می‌شوند (Aizdaicher and Markina, 2006).

نتایج به‌دست‌آمده برای پارامترهای فلورسانس طی مطالعه‌ای، نشان می‌دهد که در *E. gracilis* فتوسنتز توسط مواد شوینده مختل شد. گزارش‌های مختلفی در مورد اینکه سورفکتانت‌های موجود در مواد شوینده در گونه‌های مختلف جلبکی، اثرات متفاوتی بر فتوسنتز دارد، وجود دارد (Chattopadhyay and Konar 1985; Sanchez-Fortun *et al.*, 2008). باین‌حال، مکانیسم مهار فتوسنتز توسط مواد شوینده به‌طور کامل شناخته‌شده نیست و احتمالاً به عوامل بسیاری بستگی داشته باشد. Liu and Wu (۲۰۱۷) یک آزمایش ۲ هفته‌ای برای بررسی سمیت LAS بر گیاه شناور *Chara vulgaris* طراحی کردند و به بررسی اثرات LAS بر رشد، محتوای رنگ‌دانه، فتوسنتز و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی پرداختند. نتایج نشان داد که هنگامی که *C. vulgaris* در معرض دوز پایین LAS (کمتر از ۱ میلی گرم بر لیتر) قرار می‌گیرد، وزن خشک آن به‌طور قابل توجهی کاهش یافت. همچنین فعالیت آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز و پراکسیداز، در مقایسه با گروه کنترل، به میزان قابل توجهی افزایش یافت، درحالی‌که هیچ اثر معنی‌داری بر فعالیت آنزیم کاتالاز نداشت (Liu and Wu, 2017). همچنین تأثیرات آلاینده‌های دیگر بر این ریز جلبک نیز تا حدودی با مطالعه‌ی حاضر همخوانی دارد. به‌عنوان مثال نتایج تحقیق جوهری و همکاران در سال ۱۳۹۵ نشان می‌دهد که نانو ذرات نقره حتی در غلظت‌های پایین هم بر رشد ریز جلبک *N. oculata* تأثیر کاهشی می‌گذارد. با توجه به اینکه انواع مختلفی از آلاینده‌ها وارد آب‌های طبیعی می‌شوند و در حالت مخلوط با آلاینده‌های دیگر اثرات ویران‌کننده‌تری بر موجودات آبی می‌گذارند، لذا بررسی اثرات مجموعه‌ی آلاینده‌ها بر موجودات آبی نسبت به بررسی سمیت انفرادی آن‌ها مناسب‌تر به نظر می‌رسد (غلامی و فلاحی، ۱۳۸۷). LAS نیز در ترکیب با مواد مختلف، تأثیرات متفاوتی بر موجودات آبی می‌گذارد. نتایج مطالعه‌ی تیزکار در سال ۱۳۷۸ نشان می‌دهد که ترکیب LAS با فرمالین و دی اتانول آمین در مایع ظرف‌شویی حاوی ۱۷ درصد LAS، در مقایسه با دو شوینده‌ی دیگر که فاقد فرمالین و دی اتانول آمین بودند، تأثیر بیشتری در مرگ‌ومیر ماهی سوف و سیم دریایی داشت. با توجه به اینکه مواد کف‌کننده غلظت بالایی در فاضلاب‌های شهری دارند و علاوه بر کاهش نفوذ اکسیژن به درون فاضلاب، حاوی مواد شیمیایی مقاوم به تجزیه‌ی بیولوژیکی هستند، لذا اعمال روش مناسب برای تصفیه‌ی این گونه فاضلاب‌ها بسیار حائز اهمیت است. یکی از بهترین روش‌های تصفیه‌ی فاضلاب‌های حاوی مواد شوینده، فرایند اکسیداسیون پیشرفته و یا همان فرایند فنتون است که هم از لحاظ کارایی، سهولت روش و هزینه‌های پایین، برای تصفیه‌ی شوینده‌ها توصیه می‌شود (سمرقندی و همکاران، ۱۳۸۶). با توجه به مطالعات انجام‌شده می‌توان نتیجه‌گیری کرد که مواد شوینده اثرات فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی مختلفی دارند؛ همچنین مقدار حساسیت و مسمومیت مواد شوینده برای جلبک‌های مختلف، متفاوت است، بنابراین مطالعات و بررسی‌های بیشتری در این زمینه مورد نیاز است. از آنجایی که میزان شوینده‌ها در اکوسیستم‌های دریایی رو به افزایش است و همچنین با توجه به اینکه ریزجلبک‌ها ساختار بسیار کوچکی دارند، بنابراین تغییرات محیطی می‌تواند بر رشد، فتوسنتز، ساختار و بیومس جامعه‌ی جلبکی تأثیرات مخربی بر جای بگذارد. بنابراین

به منظور کاهش اثرات جبران ناپذیر شوینده‌ها بر موجودات اکوسیستم‌های آبی به‌ویژه ریزجلبک‌ها پیشنهاد می‌شود که شوینده‌هایی که دارای سرعت تجزیه‌پذیری بالاتر و ماندگاری کوتاه‌تر در طبیعت هستند، موردتوجه بیشتری قرار گیرند.

سیاسگذاری

این تحقیق با حمایت مالی دانشگاه شهرکرد انجام شده است.

منابع

- بابائی، ه. و خدایپرست، ح.، ۱۳۸۹. بررسی و تعیین غلظت آلودگی شوینده آلکیل بنزن سولفونات خطی در آب رودخانه سفیدرود (استان گیلان)، مجله علوم آبزیان، سال اول، شماره ۳، صفحات ۳۵-۴۵.
- بهمنی، م.، راه نوردکیسمی، ز.، علیا، م. ا. و کاسه‌گری، ح.، ۱۳۹۲. بررسی میزان حذف سورفاکتانت آنیونی LABS با جاذب‌های معدنی پرلیت و کربن فعال، نشریه‌ی پژوهش‌های کاربردی در شیمی (JARC)، سال هفتم، شماره ۲، صفحات ۶۷-۷۳.
- تیزگار، م.، ۱۳۷۸. تعیین حداقل میزان کشنده دتر جنت آنیونی خطی بر روی دو گونه ماهیان استخوانی تالاب انزلی (سیم و سفید)، پایان‌نامه کارشناسی ارشد، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم تحقیقات تهران، ۱۱۵ ص.
- جوهری، س. ع.، قادرسربازی، ژ. و سوری‌نژاد، ا.، ۱۳۹۵. مطالعه اثر سمیت نانوذرات کلوئیدی بر ریزجلبک دریایی *N. oculata*، مجله بوم‌شناسی آبزیان، دوره ششم، شماره ۲، صفحات ۸۳-۹۰.
- چگینی‌فر، م. ب.، ماشینیان مرادی، ا. و مقدسی، ب.، ۱۳۹۵. ارزیابی آلودگی فلزات سنگین (سرب، کادمیوم و مس) در رسوبات منطقه بندر امیرآباد و ارتباط آن با تنوع و تراکم روزنه‌داران کفزی، فصلنامه علوم و فناوری دریا، شماره ۸۰، صفحات ۶۹-۶۲.
- سمرقندی، م.، ضربایی، م. و صفری، غ. م.، ۱۳۸۶. بررسی کارایی فرآیند فنتون در حذف دتر جنت آنیونی ستیل تری متیل آمونیم بروماید (C-TAB) از محلول آبی و بهبود قابلیت تجزیه‌پذیری بیولوژیکی آن، یازدهمین همایش ملی بهداشت محیط، دانشگاه علوم پزشکی زاهدان.
- شاهسونی، د. م.، مهری، م. و بیجارچی، ا.، ۱۳۸۴. بررسی تأثیر آلکیل بنزن سولفونات خطی (LABS) بر برخی از پارامترهای بیوشیمیایی سرم خون ماهی قرمز (*Carassius auratus*)، مجله علمی شیلات ایران، سال چهاردهم، شماره ۲، صفحات ۵۱-۵۷.
- غلامی، م. و فلاحی، م.، ۱۳۸۷. بررسی میزان انتقال انفرادی و مخلوط فلزات سنگین مس و کادمیوم باشوینده Linear Alkyl Solfonate در زنجیره غذایی بچه ماهی سفید یک‌گرمی (*Rutilus frisii kutum*)، مجله دامپزشکی دانشگاه آزاد اسلامی، سال دوم، شماره ۴، صفحات ۲۱-۱۵.
- Abu-Rezq, T.S., Al-Musallam, L., Al-Shimmari, J. and Dias, P., 1999. Optimum production conditions for different high-quality marine algae. *Hydrobiologia*, 403: 97-107.
- Adak, A., Bandyopadhyay, M. and Pal, A., 2005. Colloid surface A, 254 (1-3): 165-171.
- Aizdaicher, N. A. and Markina Z. V., 2006. Toxic effects of detergents on the alga *Plagioselmis prolonga* (Cryptophyta). *Russian Journal of Marine Biology*, 32: 45-49.
- AL-Ansari, A., 2007. Technical manual for live food production. 1-31.
- Chattopadhyay, D. N. and Konar, S. K., 1985. Chronic effects of linear alkyl benzene sulfonate on aquatic ecosystem. *Environment and Ecology*, 3: 428-433.
- Chini-Zitelli, G., Lavista, F., Bastianini, A., Rodolfo, L., Vincenzini, M. and Tredici, M. R., 1999. Production of eicosapentaenoic acid by *Nannochloropsis* sp. cultures in outdoor tubular photobioreactors. *Journal of Biotechnology*, 70: 299-312.
- Chu, W-L., 2012. Biotechnological applications of microalgae. *IeJSME*, 6(1): 24-37.

- Coelho, A. A. D. C., Barros, C. U. M., Bezerra, J. H., Silva, J. W. A. D. Moreira R. L. and Farias W. R. L., 2013.** Growth of the microalgae *Tetraselmis tetraele* and nitrate depletion in culture medium guillard f/2 and Conway. *Acta Science and Biochemistry Science*, 35 (2): 163- 168.
- Cserha'ti, T., 1995.** Alkyl ethoxylated and alkylphenol ethoxylated nonionic surfactants: Interaction with bioactive compounds and biological effects. *Environmental Health Perspectives*, 103: 358–364.
- Cserha'ti, T., Forga'cs, E. and Oros, G., 2002.** Biological activity and environmental impact of ionic surfactants. *Environment International*, 28: 337– 348.
- Dabiri, M., 1996.** *Environmental pollution - Air – Water - Soil- Sound*. Ettehad Publisher, 400 pp.
- Fawley, K. P. and Fawley, M. W., 2007.** Observations on the diversity and ecology of Freshwater *Nannochloropsis* (Eustigmatophyceae), with descriptions of new taxa. *Protist*, 158: 325-336.
- Goh, L. P., Loh, S. P., Fatimah, M. Y. and Perumal, K., 2009.** Bioaccessibility of Carotenoids and Tocopherols in Marine Microalgae, *Nannochloropsis* sp. and *Chaetoceros* sp. *Malaysian Journal of Nutrition*, 15(1): 77-86.
- Groot, R. D. and Rabone, K. L., 2001.** Mesoscopic simulation of cell membrane damage, morphology change and rupture by non-ionic surfactants. *Biophysical Journal*, 81: 725–736.
- Gustafsson, J., Oradd, G. and Almgren, M., 1997.** Disintegration of the lecithin lamellar phase by cationic surfactants. *Langmuir*, 13: 6956– 6963.
- Hibberd, D. J., 1981.** Notes on the taxonomy and nomenclature of the algal classes Eustigmatophyceae and Tribophyceae (synonym Xanthophyceae). *Journal of the Linnean Society of London, Botany*, 82: 93-119.
- Holmberg, k., Jonsson, B., kronberg, B. and Lindman, B., 2003.** *Surfactants and polymers in aqueous solution*, Wiley, Chichester, England.
- Ivankovic', T. and Hrenovic', J., 2010.** Surfactants in the environment. *Archives of Industrial Hygiene and Toxicology*, 61: 95–110.
- Lapresta-Fernández, A., Fernández, A. and Blasco, J., 2012.** Nanoecotoxicity effects of engineered silver and gold nanoparticles in aquatic organisms. *TrAC Trends in Analytical Chemistry*, 32: 40-59.
- Lavens, P. and Sorgeloos, P., 1996.** *Manual on the production and use of live food for aquaculture*. FAO Fisheries Technical paper, No. 361, FAO, Rome, pp. 305.
- Liu, N. and Wu, Z., 2017.** Toxic effects of linear alkylbenzene sulfonate on *Chara vulgaris* L. *Environmental Science and Pollution Research*, 25: 4934-4941.
- Martinez, M. P. and Chakroff, J. B. P., 1975.** Direct phytoplankton counting technique using the hemacytometer. *Philippine Agriculture Science*, 59: 43-50.
- Masakorala, K., Turner, A. and Brown, M. T., 2008.** Influence of synthetic surfactants on the uptake of Pd,Cd and Pb by the marine macroalga, *Ulva lactuca*. *Environmental Pollution*, 156: 897–904.
- McDonough, k., Casteel, K., Itrich, N., Menzies, J., Belanger, S., Wehmeyer, K. and Federle, T., 2016.** Evaluation of anionic surfactant concentrations in US effluents and probabilistic determination of their combined ecological risk in mixing zones. *Science of the Total Environment*, 572: 434–441.
- Meireles, L. C., Catarina, A., Guedes, A. C. and Malcata, F. X., 2003.** Lipid class composition of the microalgae *Pavlova lutheri*: Eicosapentaenoic and Docosahexaenoic acids. *Agriculture Food Chemistry*, 51 (18): 2237-2241.
- Mikolajczyk, E. and Diehn, B., 1978.** Morphological alteration in *Euglena gracilis* induced by treatment with CTAB (Cetyltrimethylammonium bromide) and Triton X-100: correlations with effects on photophobic behavioral responses. *Journal of Protozoology*, 25: 461–470.
- Nichols, H. W., 1973.** Growth media – freshwater. In: Stein, JR. (Editor), *Handbook of Phycological Methods– Culture Methods and Growth Measurements* Cambridge University Press Cambridge, 7-24.
- OECD., 2011.** *OECD Guidelines for the Testing of Chemicals. Test No. 201: Freshwater Alga and Cyanobacteria, Growth Inhibition Test*. Organization for Economic Cooperation and Development, Paris, France.
- Renaud, F., Miramand, P., Oberhansli, F., Temara, A., Teyssie, J. L. and Warnau, M., 2011 .** Sorption–desorption kinetics and toxic cell concentration in marine phytoplankton microalgae exposed to Linear Alkylbenzene Sulfonate. *Marine Pollution Bulletin*, 62: 942–947.

- Rocha, J. M. S., Garcia, J. E. C., and Henriques, M. H. F., 2003.** Growth aspects of the marine microalga *Nannochloropsis gaditana*. *Biomolecular Engineering*, 20: 237-242.
- Sanchez-Fortun, S., Marva, F., D'ors, A. and Costas, E., 2008.** Inhibition of growth and photosynthesis of selected green microalgae as tools to evaluate toxicity of dodecylethyldimethyl-ammonium bromide. *Ecotoxicology*, 17: 229–234.
- Scott, M. J. and Jones, M. N., 2000.** The biodegradation of surfactants in the environment. *BBA- Biomembranes*, 1508: 235-251.
- Sukenik, A., 1999.** Production of eicosapentaenoic acid by the marine eustigmatophyte *Nannochloropsis*. In *Chemicals from microalgae*, (Cohen, Z., ed.). pp. 41-56. London, Taylor & Francis Ltd.
- Venhuis, S. H. and Mehrvar, M., 2004.** Health effects, environmental impacts and photochemical degradation of selected surfactants in water. *International Journal of Photoenergy*, 6: 115–125.
- Xia-li, Y., Xiao-qing, Y., Yong-hong, L. and Yuan-yan, D., 2007.** Effect of Bensulfuron-Methyl on growth of *Chlorella pyrenoidosa*. *Agricultural Sciences in China*, 6: 316-321.
- Zhu, W., Chen, H., Guo, L. and Li, M., 2016.** Effects of linear alkylbenzene sulfonate (LAS) on the interspecific competition between *Microcystis* and *Scenedesmus*. *Environmental Science and Pollution*, 23:16194–16200.