

بیورآکتور امولسیون: فن آوری نوین در تصفیه زیستی ترکیبات آلی فرار هوا

دکتر فرشید قربانی شهنا*، دکتر فریده گل‌بابائی**، دکتر جواد حامدی***

دریافت: ۸۸/۱۲/۷، پذیرش: ۸۹/۲/۲۰

چکیده:

مقدمه و هدف: تصفیه زیستی فن آوری نوینی در تصفیه آلاینده های هوا است. این فن آوری امروزه می تواند جایگزین مناسبی برای روشهای تصفیه شیمیائی و فیزیکی باشد. در بین روشهای تصفیه زیستی، بیورآکتور امولسیون گزینه جدیدی است که مشکلات بیورآکتورهای مرسوم را ندارد. در این رآکتور مشکل انسداد بستر در بیورآکتورهای مرسوم با استفاده از حبابهای فعال زیستی به عنوان جایگزین بستر برطرف شده است. میزان جذب آلاینده در این بیورآکتورها نیز با استفاده از یک فاز آلی زیستی مخلوط با فاز مایع افزایش یافته است و لذا این رآکتور می تواند برای تراکمهای بالای تولوئن ورودی بکار رود. هدف از این مطالعه طراحی بیورآکتور امولسیون برای تصفیه بخارات تولوئن و تعیین شرایط بهینه پارامترهای عملیاتی برای عملکرد مداوم آن بوده است.

روش کار: در این مطالعه تجربی - تحلیلی ابتدا میکروارگانیسمهای غالب تجزیه گر آلاینده شناسائی، استخراج و جهت تزریق به بیورآکتور تغلیظ شدند. در مرحله بعد پس از طراحی بیورآکتور، تأثیر عوامل مختلفی همچون زمان ماند، مقدار اکسیژن و نوع و غلظت فاز آلی بر روی عملکرد بیورآکتور مورد بررسی قرار گرفته و شرایط بهینه برای فعالیت مداوم بیورآکتور انتخاب گردید. در مرحله آخر عملکرد مداوم بیورآکتور در شرایط بهینه مورد پایش قرار گرفت.

نتایج: یافته های تجربی نشان داد که زمان ماند ۱۵ ثانیه، مقدار اکسیژن ۰.۴ درصد و غلظت ۴ درصد حجمی ان-هگزادکان شرایط بهینه برای بیورآکتور بوده اند. میانگین ظرفیت و بازده حذف بیورآکتور برای تراکم بخار تولوئن ورودی حدود 1 g/m^3 به ترتیب $231/68 \text{ g/m}^3\text{h}$ و $88/44\%$ بود. مدلهای آماری استخراج شده حداکثر ظرفیت حذف این بیورآکتور را $24/21 \text{ g/m}^3\text{h}$ پیش بینی کرده است.

نتیجه نهایی: با توجه به اینکه ظرفیت حذف این بیورآکتور چندین برابر بیورآکتورهای دیگر می باشد، این بیورآکتور پتانسیل جایگزینی بجای بیوفیلترها و صافیهای چکنده زیستی را دارا می باشد.

کلید واژه ها: آلودگی هوا / بیورآکتور امولسیون / تصفیه زیستی / تولوئن

مقدمه:

جو نزدیک زمین، اثر گلخانه ای، واکنشهای فوتوشیمیایی و اثرات زیانبار برای افراد مواجهه یافته، گیاهان، حیوانات و اکوسیستم ها می گردند(۱-۳).

طبق بررسی های انجام شده وسایل نقلیه موتوری و فرآیندهای صنعتی از جمله صنایع نفت و پتروشیمی و صنایع شیمیایی منابع اصلی تولید و انتشار VOCs در هوا می باشند(۲).

ترکیبات آلی فرار (VOCs) Volatile Organic Compounds گروه مهمی از آلاینده های هوا می باشند. این ترکیبات بدلیل فشار بخار بالایی که دارند به سهولت تبخیر شده و قادرند در یک محدوده بزرگ منتشر و باعث آلودگی آب، خاک و هوا گردند. انتشار این آلاینده ها در اتمسفر زمین باعث مشکلاتی از جمله رقیق شدن لایه ازن، ایجاد ازن در

* استادیار گروه بهداشت حرفه ای دانشکده بهداشت دانشگاه علوم پزشکی همدان (fghorbani@umsha.ac.ir)

** استاد گروه بهداشت حرفه ای دانشکده بهداشت دانشگاه علوم پزشکی تهران

*** استادیار گروه میکروبیولوژی دانشکده زیست شناسی دانشگاه تهران

در طی سالهای اخیر پژوهشهای متعددی انجام شده است که منجر به معرفی بیوراکتورهای دوفازی مجزا (TPPB) Two Phase Partitioning Bioreactor از اوایل دهه ۲۰۰۰ م شده است. در این فناوری، از یک فاز آلی برای جذب آلاینده هایی که قابلیت انحلال پایین در فاز آبی دارند، استفاده می شود. این فاز آلی پس از جذب آلاینده در اختلاط و تماس با فاز آبی، آلاینده را به مرور تحویل فاز آبی می دهد تا توسط میکروارگانیسمها تجزیه گردد. حسن دیگر این بیوراکتور آن است که تراکمهای بالاتری از آلاینده ها را نسبت به بیوراکتورهای مرسوم می تواند جذب و مورد تجزیه زیستی قرار دهد به طوری که ظرفیت حذف آن چندین برابر بیوراکتورهای مرسوم گزارش شده است (۸،۱۲،۱۵،۱۶). برای حل مشکل انسداد بستر بیوراکتورها، استفاده از یک سورفاکتانت زیستی که در اثر عبور جریان گازی از داخل آن تولید حباب می کند، پیشنهاد شده است. در این روش جریان هوای آلوده از داخل فاز آبی حاوی میکروارگانیسمها و سورفاکتانت زیستی عبور کرده و تولید حبابهای بسیار ریز زیادی می کند. در این مکانیسم حبابهای ریز متحرک جایگزین بستر بیوراکتور می شوند و قادرند زمان و سطح تماس کافی بین فازهای آبی و گازی را فراهم نمایند (۱۷،۱۸). بیوراکتورهای امولسیون (Emulsion Bioreactor) فن آوری مرکب از دو مکانیسم مذکور می باشد که اولین بار توسط کان و همکاران برای تصفیه زیستی آلاینده ها در سال ۲۰۰۳ معرفی گردید (۱۹). در این بیوراکتور از یک فاز آلی همراه با فاز آبی (البته به نسبت کمتر از مقدار مورد استفاده در بیوراکتور دو فازی) جهت کمک به جذب آلاینده استفاده می شود. علاوه بر آن از یک سورفاکتانت زیستی جهت ایجاد حباب یا کف در ستون بیوراکتور استفاده می شود. این بیوراکتور فاقد بستر بوده و سطح تماس اصلی آلاینده با میکروارگانیسمها، حبابهای ایجاد شده است لذا مشکلات مربوط به گرفتگی و انسداد بستر در این نوع بیوراکتور وجود ندارد. در این بیوراکتور، برای حصول به نتایج رضایتبخش نیاز به دانسیته بالایی از میکروارگانیسمها در فاز آبی نسبت به بیوراکتورهای دیگر می باشد. همچنین میکروارگانیسم یا کنسرسیون میکروبی مورد استفاده باید قدرت تجزیه کنندگی بالایی برای آلاینده هدف دارا باشد (۱۹،۲۰).

هدف از این مطالعه طراحی بیوراکتور امولسیون برای

در بین VOCها، هیدروکربنهای عطری تک حلقه ای مثل بنزن، تولوئن و گزین، آلاینده های سمی هستند که به عنوان آلاینده های اولویت دار از لحاظ مخاطره زایی توسط مراجع مختلف مثل آژانس حفاظت از محیط زیست آمریکا (EPA) Environmental Protection Agency طبقه بندی شده اند (۴،۵).

با شتاب گرفتن فعالیتهای صنعتی مخصوصاً در کشورهای در حال توسعه، انتشار چنین آلاینده هایی به محیط زیست افزایش یافته است و مشکلاتی در محدود کردن انتشار این آلاینده های صنعتی در محدوده مرزهای ملی کشورها بوجود آمده است لذا کنترل این آلاینده ها جزء اولویتهای اصلی محسوب می گردد (۶).

روشهای مرسوم کنترل شیمیایی و فیزیکی این آلاینده ها عمدتاً شامل سوزاندن، اکسیداسیون حرارتی و کاتالیستی، جذب سطحی و عمقی و میعان می باشند. این روشها عموماً دارای هزینه های بالا بوده و برخی از آنها در حین فرآیند تصفیه آلاینده اصلی، آلاینده های ثانویه و خطرناک تولید می کنند (۷-۱۰).

تصفیه زیستی آلاینده های هوا یکی از روشهای نوین می باشد که با وجود آنکه بیش از یک قرن است که برای تصفیه فاضلاب استفاده می شود اما قدمت آن برای تصفیه بوها به دهه ۱۹۵۰ م و برای کنترل VOCها به دهه ۱۹۹۰ م بر می گردد (۱۱،۱۲). این روش بدلیل هزینه کمتر در مقایسه با سایر روشهای تصفیه و عدم تولید آلاینده ثانویه خطرناک، جایگزین مناسبی برای روشهای فیزیکی و شیمیایی می باشد بخصوص در مواردی که دبی جریان هوای آلوده زیاد و تراکم آلاینده نسبتاً کم است (۱۳-۱۴).

تجهیزات تصفیه زیستی آلاینده ها که بیوراکتور نامیده می شوند دارای طرحهای مختلفی هستند که رایجترین آنها بیوفیلترها و صافی های چکنده زیستی می باشند این بیوراکتورها علیرغم مزایای مختلفی که دارند دارای معایبی نیز هستند که مهمترین آنها عبارتند از: الف- عدم کارایی مناسب برای تراکمهای بالای آلاینده ها که منجر به ظرفیت حذف محدود آلاینده ها می شود ب- انسداد بستر آنها به علت تجمع توده زیستی میکروارگانیسمها و افزایش افت فشار سیستم (۷،۱۲).

پائین بودن ظرفیت حذف بیوراکتورها نقضی است که در بسیاری از صنایع می تواند کاربرد آنها را محدود سازد. به منظور برطرف نمودن این مشکل بیوراکتورهای مرسوم،

نمونه اصلی و یک بطری دیگر به عنوان نمونه شاهد آماده گردید. در نمونه شاهد به میزان ۱ درصد (وزنی حجمی) ترکیب سیانید سدیم اضافه شد. این ترکیب توانائی از بین بردن میکروارگانسیمهای موجود در محلول مذکور را دارد. قبل از بستن درب بطریها ابتدا با استفاده از هوای عبوری از فیلتر استر سلولزی با پورسایز ۰/۲۲ میکرومتری (هوای استریل) کلیه نمونه ها به مدت ۳۰ دقیقه هوادهی میشدند. پس از بستن درب بطریها به هر نمونه به میزان ۱۰۰ mg/l تولوئن تزریق گردید. فضای خالی ۲۴۰ میلی لیتری بالای بطریها، هوای کافی را برای تجزیه هوازی میکروارگانسیمها در طی مدت آزمایش را تضمین می نمود. پس از آماده سازی نمونه ها، بطریها در محیط تاریک و دمای اتاق حدود ۳۰°C بر روی شیکر با سرعت چرخش ۱۵۰ بار در دقیقه به مدت ۵ روز قرار گرفتند. هدف مرحله اول آزمایشها ایجاد شرایط و فرصت کافی برای رشد و تکثیر اولیه میکروارگانسیمهای غالب بود. در این مرحله هیچ سنجشی انجام نگرفت. پس از اتمام این مدت، درب کلیه بطریها برداشته شده و مجدداً در شرایط استریل هوادهی شدند. هوادهی تا زمانیکه مقدار اکسیژن محلول (DO) Dissolved Oxygen HATCH DO به میزان ۸۰ درصد برسد ادامه می یافت. اندازه گیری DO توسط دستگاه Meter (Model sesion6, USA) قبل از بسته شدن درب بطریها علاوه بر مقدار DO، میزان کدورت محلولها با تعیین ضریب جذب اسپکتروفتومتری نمونه ها در طول موج ۶۰۰ nm با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر UV-Visible مدل UV-1700 Shimadzu pharmaspec سنجیده شد. میزان کدورت محلولها با استفاده از جدول مک فارلند می تواند نشان دهنده جمعیت میکروبی باشد (۲۱). پس از بستن درب بطریها مجدداً ۱۰۰ mg/l تولوئن به نمونه تزریق شده و بطریها بر روی شیکر قرار گرفتند. برای بررسی تجزیه تولوئن توسط میکروارگانسیمها، دو ساعت پس از افزایش آن (زمان لازم برای به تعادل رسیدن تراکم تولوئن در فاز آبی و گازی) با استفاده از یک سرنگ گاز بندی هامیلتون، ۱۰۰ µl از هوای فضای بالای بطری نمونه گیری و بطور مستقیم به دستگاه گاز کروماتوگراف مجهز به دتکتور یونش شعله ای (FID) مدل UNICAM 4600 و ستون شیشه ای پر شده از 10% SE 30 on chromosorb W- AW-DMCS 100-120 با ابعاد 1.5m×4mm تزریق

تصفیه بخارات تولوئن (به عنوان نماینده ای از ترکیبات آلی فرار) و تعیین تأثیر تغییرات پارامترهای عملیاتی و ساختاری بر عملکرد بیورآکتور و تعیین شرایط بهینه آنها بوده است. پس از تعیین شرایط بهینه عملیاتی، پایش عملکرد مداوم بیورآکتور و تعیین بازده و ظرفیت حذف این بیورآکتور از اهداف دیگر این مطالعه است.

روش کار:

میکروارگانسیم و مواد مغذی: در این مطالعه تجربی - تحلیلی به منظور شناسائی، استخراج و تکثیر میکرو ارگانسیمهای تجزیه کننده تولوئن به عنوان نماینده VOCs، از خاک اطراف مخازن بنزین انبار مرکزی شرکت پخش و پالایش فرآورده های نفتی همدان، چندین نمونه در شرایط استریل برداشته و در ظروف پلاستیکی درب دار ریخته شدند. نمونه های خاک گرفته شده در آزمایشگاه ابتدا توسط سرم نمکی شسته و محلول سیاه حاصله به ظرف دیگری منتقل و به مدت ۶ ساعت در محیط گرم و تاریک نگهداری شد. پس از این مدت، محلول شفاف بالای این ظرف در داخل ظرف شیشه ای دیگر منتقل و به نسبت ۱ به ۳ با محلول مغذی معدنی مخلوط گردید. کلیه مواد، ظروف و وسایل مصرفی قبل از استفاده استریل می شدند. محلول معدنی مغذی مورد استفاده دارای عناصر اصلی و عناصر ریز مقدار بوده و کلیه اجزاء آن از محصولات شرکت Merck آلمان و از نوع Analytical grade بوده اند. ترکیب عناصر اصلی این محلول مغذی به شرح زیر می باشد:

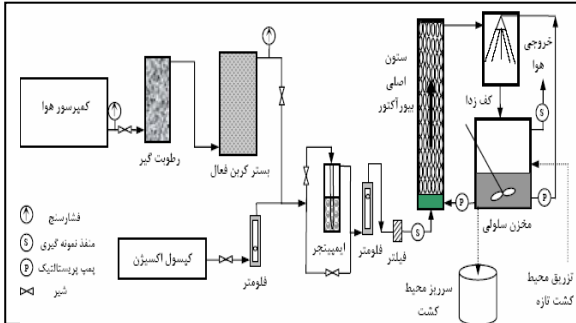
KH_2PO_4 : 1 g/L, K_2HPO_4 : 1 g/L, KNO_3 : 1 g/L,
 NaCl : 1 g/L, MgSO_4 : 0.2 g/L

ترکیب عناصر ریز مقدار مورد استفاده نیز به شرح زیر می باشد:

$\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$: 26 mg/L, $\text{EDTA Na}_4(\text{H}_2\text{O})_2$: 5.2 mg/L, $\text{FeCl}_2 \cdot 4\text{H}_2\text{O}$: 1.5 mg/L, $\text{CoCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$: 0.12 mg/L, $\text{MnCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$: 0.1 mg/L, ZnCl_2 : 0.07 mg/L, H_3BO_3 : 0.06 mg/L, $\text{NiCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$: 0.025 mg/L, $\text{NaMoO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$: 0.025 mg/L, $\text{CuCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$: 0.015 mg/L.

مرحله بعدی مطالعه فراهم نمودن شرایط رشد و تکثیر میکروارگانسیمهای تجزیه کننده تولوئن و پایش روند رشد آنها و تجزیه تولوئن و در نهایت شناسائی آنها می باشد. بدین منظور ۶۰ ml از محلول مخلوط نمکهای مغذی و سرم حاوی میکروارگانسیم در داخل بطریهای شیشه ای ۳۰۰ ml ریخته و درب آنها با درپوش از جنس بوتیل رابر کاملاً مسدود می شد. ۳ بطری به این روش به عنوان

و اختلاط محیط کشت، پمپ پرستالتیک و سایر اجزاء جانبی مثل فشارسنج، فلومتر، شیرها و رابط ها می باشد. اجزاء و ساختار بیورآکتور امولسیون مورد استفاده در این مطالعه در شکل ۱ نشان داده شده است.



شکل ۱: اجزاء و ساختار بیورآکتور امولسیون مورد استفاده در این مطالعه

هوای فشرده خروجی از کمپرسور توسط ستون پر شده سرامیکی ابتدا خشک شده و به منظور حذف هر گونه آلودگی ترکیبات آلی از داخل بستر کربن فعال عبور می کرد. هوای خشک و تمیز خروجی از بستر کربن فعال با نسبت مشخص با اکسیژن مخلوط می گردید. این بیورآکتور بدلیل استفاده از دانسیته سلولی بالای میکروارگانیسمها و نیز انتقال جرمی بالای آلاینده ها از فاز گازی به آبی بدلیل سطح تماس بالای حبابهای تشکیل شده نیازمند اکسیژن مازاد بر مقدار موجود در هوا است تا فرآیند تجزیه زیستی بخوبی انجام شود. با تغییر نسبت مخلوط اکسیژن و هوا، تأثیر درصد اکسیژن بر عملکرد بیورآکتور بررسی و مقدار بهینه آن تعیین گردید. مخلوط اکسیژن و هوا در مرحله بعدی وارد سیستم تولید دینامیکی آلاینده می شد. در این مرحله جریان هوا به دو بخش تقسیم می گردد که یک بخش آن وارد یک ایمپینجر (بطری گاز شوی) حاوی ۲۰ ml تولوئن شده و پس از عبور از آن بخار تولیدی از قسمت جانبی ایمپینجر خارج می شود. قسمت دوم هوا بدون عبور از ایمپینجر مجدداً با مخلوط بخار خروجی از آن ترکیب می شود. در این بخش با تغییر دبی هوای دو مسیر می توان تراکمهای مختلف از بخار آلاینده را تولید نمود. در این روش تولید تراکم مشخص آلاینده، با ثابت نگهداشتن دمای اتاق و حجم فاز مایع آلاینده در ایمپینجر می توان به شرایط به نسبت ثابت و قابل کنترلی دست یافت. این مخلوط بخار آلاینده و هوا قبل از ورود به ستون

می گردید و مساحت پیک حاصله ثبت می شد. دمای ستون در آزمایشها 50°C و دمای تزریق کننده و آشکار ساز 200°C بوده است. با مقایسه مساحت پیک حاصله با منحنی استاندارد در فاز گازی، تراکم تولوئن مشخص می گردید. سنجش تراکم تولوئن، DO و ضریب جذب اسپکتروفوتومتری هر ۱۲ ساعت انجام شده و روند تغییرات ثبت می شد. با مصرف کامل تولوئن مجدداً درب بطریها باز شده و در مراحل بعدی مقادیر 200 mg/l و 300 mg/l از تولوئن افزوده و این روند مورد بررسی قرار گرفت. شایان ذکر است که در آخرین فاز آزمایشها قبل از افزایش 300 mg/l تولوئن، بخشی از محلول نمکی مغذی با محلول جدید تعویض گردید تا تأثیر محیط کشت غنی تر بر روند مصرف تولوئن و تکثیر میکروارگانیسمها مورد بررسی قرار گیرد. در هر فاز از آزمایش نیز نمونه هائی از این محلول حاوی میکروارگانیسم ها به محیط کشت نوترینت آگار و آگار خونی منتقل و برای کشت و تشخیص به آزمایشگاه میکروبیولوژی فرستاده می شد.

در مرحله بعدی آزمایش که با هدف تغلیظ محیط کشت مایع حاوی میکروارگانیسمها انجام شد، در ابتدا توده میکروبی جامد کلیه بطریهای اصلی پس از سانتریفوژ شدن در داخل بطری ۳ لیتری ریخته شد و حدود ۵۰۰ ml از محلول نمکهای مغذی تازه به آن افزوده گردید. سپس در شرایط استریل بطور مداوم هوای حاوی بخار تولوئن در تراکم حدود 1 g/l بطور مداوم از داخل آن عبور داده می شد. شرایط مذکور بهترین وضعیت را برای رشد میکروارگانیسمهای تجزیه کننده تولوئن فراهم می نمود. با توجه به نیاز حداقل ۵۰۰ ml محیط کشت غنی از میکروارگانیسم با دانسیته سلولی حداقل 10 g/l برای راه اندازی بیورآکتور اصلی و نیاز به حداقل ۱۰۰ ml از این محیط برای جایگزینی در هر ۲۴ ساعت، کشت مداوم توسط بطری ۳ لیتری تا پایان آزمایش ادامه می یافت و هر ۲۴ ساعت به میزان مورد نیاز بیورآکتور از آن برداشته شده و محلول نمکی مغذی تازه جایگزین می شد.

راه اندازی و بهینه سازی بیورآکتور: ساختار اصلی بیورآکتور از چند قسمت تشکیل شده است که شامل یک کمپرسور ۱۵۰ لیتری هوا، کپسول اکسیژن، ستون رطوبت گیر، بستر کربن فعال، سیستم دینامیکی تولید بخار تولوئن، ستون اصلی بیورآکتور، محفظه کف زدا، محفظه نگهداری

فاز آلی، درصد اکسیژن هوای ورودی، زمان ماند بر روی بازده و ظرفیت حذف بیورآکتور در شرایط مشخص مورد بررسی قرار گرفت و مقادیر بهینه جهت عملکرد مداوم بیورآکتور تعیین گردید. پس از تعیین شرایط بهینه این پارامترها، عملکرد بیورآکتور به مدت ۱۴۴ ساعت مورد پایش قرار گرفت.

روشهای اندازه گیری: برای تعیین بازده حذف (RE) و ظرفیت حذف بیورآکتور (EC)، ابتدا نمونه برداری از آلاینده در فاز گازی قبل و بعد از بیورآکتور بطور مستقیم از جریان هوای ورودی و خروجی از بیورآکتور توسط سرنگهای نمونه گیری گاز بندی شده هامیلتون انجام می شد. برای این منظور از طریق سپتومهای بوتیل رابر تعبیه شده در مسیر ورودی و خروجی هوا سرنگ وارد مسیر شده و با توجه به تراکم آلاینده، بین ۱۰۰-۳۰۰ μl از فاز گازی نمونه گیری شده و مستقیماً به دستگاه گازکروماتوگراف تزریق می گردید. با مقایسه مساحت پیک حاصله با منحنی استاندارد، تراکم آلاینده تعیین می گردید. در مرحله بعد با توجه به غلظت آلاینده قبل و بعد از بیورآکتور، دبی هوای عبوری و حجم ستون، بازده و ظرفیت حذف آلاینده توسط بیورآکتور با استفاده از روابط زیر محاسبه می گردید:

$$RE_{(\%) } = \frac{C_{in} - C_{out}}{C_{in}} \times 100$$

$$EC_{(gm^{-3}h^{-1})} = \frac{C_{in} - C_{out}}{V} \times Q$$

برای تعیین تراکم آلاینده باقیمانده (تجزیه نشده) در فاز مایع، مایع تخلیه شده بیورآکتور (برای جایگزینی محلولهای نمکی تازه) در داخل سانتریفوژ به مدت ۲۰ دقیقه با ۴۰۰۰ دور در دقیقه قرار گرفته و با جداسدن فاز آلی از آبی آن، از فاز آلی به میزان ۱۰-۵ μl نمونه گرفته شده و به دستگاه گاز کروماتوگراف تزریق شده و سپس تراکم آلاینده تعیین می شد. برای تعیین ترکیبات واسط تولیدی در حین تجزیه زیستی تولوئن چندین نمونه از فاز مایع بطور مستقل توسط دستگاه گاز کروماتوگراف طیف بین جرمی مورد تجزیه قرار گرفت.

غلظت دی اکسید کربن در ورودی و خروجی بیورآکتور با دستگاه Testo model 535 CO₂ meter (Hotek technologies Inc, USA) اندازه گیری می شد. با تعیین اختلاف تراکم دی اکسید کربن ورودی و خروجی بیورآکتور و سپس تعیین مقدار کربن آن و تقسیم آن بر

بیورآکتور ابتدا از داخل یک فیلتر استر سلولزی با پورسایز ۰/۲۲ میکرونی عبور می کند تا هر گونه آلودگی میکروبی آن مرتفع گردد. کلیه قسمت‌های مقاوم در برابر حرارت این بیورآکتور قبل از استفاده با اتوکلاو استریل شده و بقیه قسمت‌ها نیز با عبور بخار اتانول به مدت ۲ ساعت از داخل آنها قبل از آزمایش استریل شدند. استریل کردن این تجهیزات از تداخل سایر میکروارگانیسمهای موجود در هوا یا سطوح بر عملکرد گونه های میکروبی استخراج شده جلوگیری می کند.

جریان هوای حامل غلظت مشخصی از بخار آلاینده در مرحله بعدی از قسمت زیرین ستون بیورآکتور توسط یک توزیع کننده هوا (Air Sparger) وارد آن می شود. ستون بیورآکتور از جنس پلکسی گلاس با ابعاد ۴۸ cm × ۴ cm و حجم تقریبی ۶۰۰ ml مورد استفاده قرار گرفت. جریان گازی ورودی پس از عبور از داخل فاز مایع مخلوط تزریقی به انتهای ستون، تولید حبابهای ریزی می کند که بصورت صعودی به سمت قسمت فوقانی ستون حرکت می کند. فاز مایع توسط یک پمپ پرستالتیک مدل SR25-S300 ساخت شرکت Thomas آمریکا با دبی تنظیمی حدود ۵۰ میلی لیتر در دقیقه بطور مداوم از مخزن سلولی بداخل ستون تزریق می شد. این فاز مایع مرکب از محلول مغذی حاوی میکروارگانیسمها، آن-هگزادکان با غلظت ۴ درصد حجمی به عنوان فاز آلی و Triton X-100 با غلظت ۰/۲ درصد حجمی به عنوان سورفاکتانت زیستی بوده است. نوع فاز آلی انتخابی و غلظت آن و همچنین غلظت سورفاکتانت زیستی پس از آزمایشهای اولیه و تعیین مقادیر بهینه، انتخاب گردید.

حبابهای تشکیل شده در داخل ستون پس از طی کل طول ستون از طریق یک دریچه جانبی از آن خارج شده و سپس توسط مایع تزریقی از مخزن سلولی شسته و به مخزن اصلی برگردانده می شد. مایع داخل مخزن سلولی بطور مداوم توسط یک همزن مخلوط شده و مجدداً بداخل ستون تزریق می گردید. به منظور حفظ حیات میکروارگانیسمها و عملکرد مؤثر آنها برای تصفیه مداوم آلاینده، در هر شبانه روز حدود ۲۰-۱۰ درصد از حجم این محلول تخلیه و محلول مغذی تازه با همان ترکیب جایگزین می گردید. دمای بیورآکتور در طی مدت آزمایش در محدوده ۲۷-۳۲ °C بود.

تأثیر پارامترهای عملیاتی از جمله نوع و درصد بهینه

نتایج نشانگر آن است که با گذشت زمان سرعت مصرف تولوئن و تعداد میکروارگانیسمهای تجزیه کننده افزایش یافته است بطوریکه در اولین چرخه کار، 100 mg/l تولوئن ظرف مدت ۹۶ تا ۱۲۰ ساعت مصرف شده و در سیکل چهارم، بخش اعظم 300 mg/l تولوئن در ظرف مدت ۲۴ ساعت مصرف شده است. ضریب جذب اسپکتروفوتومتری در این مدت از مقدار 0.175 به میزان 0.909 افزایش یافته است.

بهینه سازی فاز آلی و سورفاکتانت زیستی: دو سورفاکتانت زیستی Silicone DC-100 و Triton X-100 که در مطالعات قبلی (۲۲، ۲۰، ۱۹، ۱۵) به عنوان سورفاکتانت و ماده کف زای زیستی مورد استفاده قرار گرفته بودند تحت آزمایشهای میکروبی و عملیاتی قرار گرفتند. نتایج آزمایشهای میکروبی نشانگر عدم تداخل این سورفاکتانتها در رشد میکروارگانیسمهای تجزیه گر تولوئن بود. از لحاظ عملیاتی نیز هر دو این سورفاکتانتها دارای خاصیت کف زایی مناسبی بودند، اما حبابهای تولیدی توسط Triton X-100 اندکی قوام بهتری نسبت به سورفاکتانت سیلیکونی داشتند بطوریکه حبابهای ایجاد شده توسط Triton X-100 تا زمان ماند $7/2$ ثانیه و حبابهای ایجاد شده توسط Silicone DC-100 تا زمان ماند حدود ۸ ثانیه قوام خود را حفظ نمودند.

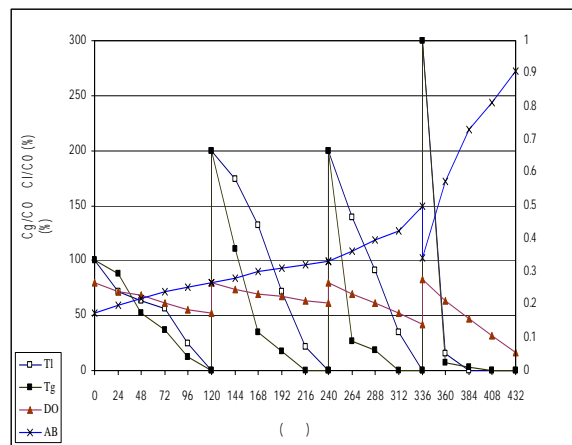
برای این مطالعه سه فاز آلی ان-هگزادکان، الکل اولئیک و ۱-اکتادکان که در پژوهشهای قبلی برای ترکیبات آلی مورد استفاده قرار گرفته بودند (۲۲، ۲۰، ۱۹، ۱۵)، به عنوان فاز آلی انتخاب شدند. در مرحله اول اثرات این ترکیبات بر روند رشد و تکثیر میکروارگانیسمهای تجزیه کننده تولوئن بررسی شد. نتایج کلیه آزمایشهای میکروبی نشانگر عدم تأثیر هر سه فاز آلی مورد آزمایش بر روند رشد و تکثیر این نوع میکروارگانیسمها بوده است. بر اساس نتایج حاصله، هر سه فاز آلی انتخاب شده دارای کارایی مشابه بوده اما کارایی ان-هگزادکان اندکی بیشتر از اولئیک الکل و ۱-اکتادکان می باشد. نتایج حاصله در جدول ۱ نشانگر آن است که بازده و ظرفیت حذف بیورآکتور با افزایش درصد فاز آلی تا حدود غلظت ۴ درصدی ان-هگزادکان قابل توجه و در مقادیر بیشتر از آن تقریباً ثابت مانده است. با توجه به این نتایج، غلظت ۴ درصدی ان-هگزادکان به عنوان مقدار بهینه فاز آلی انتخاب گردید.

مقدار کربن تولوئن تجزیه شده ($\text{C-CO}_2/\text{C-Toluene}$) درصد کربن معدنی شده محاسبه می گردید.

دانسیتیه یا تراکم میکروارگانیسمها در فاز مایع نیز با قرار دادن حجم مشخصی از مایع در اجاق با دمای 70°C برای مدت ۱۲ ساعت و توزین جرم توده خشک باقیمانده، برآورد می گردید.

نتایج:

میکروارگانیسمها: نتایج آزمایشهای میکروبیولوژی نمونه های گرفته شده از مایع آبی بطریها در سه نوبت بر روی محیط های کشت آگار مخلوط با آلاینده (ها) و آگار خونی، نشانگر رشد کنسرسیون میکروبی متشکل از باسیلوس سرئوس، باسیلوس سابتیلیتیس، گونه های سودومونانس، آکالیژنوس و رودوکوکوس بوده است. با گذشت زمان گونه های آکالیژنوس و رودوکوکوس غالبتر شدند و پس از تغلیظ، به بیورآکتور تزریق شدند. سویه های خالص این میکروارگانیسم ها پس از جداسازی تحت آزمایشهای تخصصی بیوشیمیایی و مولکولی (16s rDNA) قرار گرفت. نتایج آزمایش نشان داد که سویه های غالب *Rhodococcus rhodochrous* و *Achromobacter xylosoxidans* subsp. *Xylosoxidans* بوده اند. روند تغییرات شاخصهای پایشی بطریهای کشت نمونه: تغییرات شاخصهای پایشی برای نمونه های تولوئن نیز در شکل ۲ نشان داده شده است.



شکل ۲: روند تغییرات شاخصهای پایشی بطری تولوئن

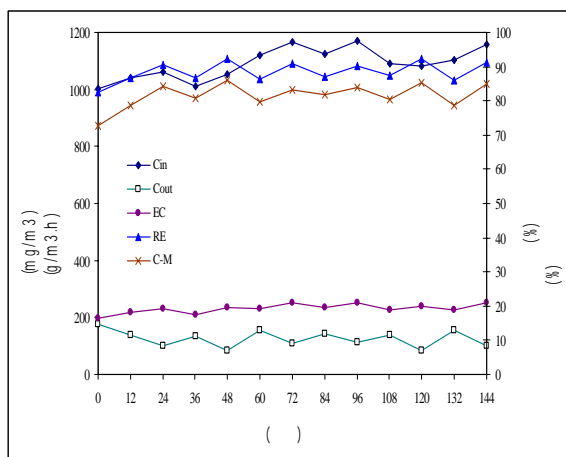
C_0/C_{00} : نسبت غلظت در محیط گازی (Head Space) به نمونه شاهد (100 mg/l)

C_1/C_{00} : نسبت غلظت در محیط مایع به نمونه شاهد (100 mg/l)

TL: تولوئن محیط مایع TG: تولوئن محیط گازی DO: اکسیژن محلول

AB: ضریب جذب

پایش مداوم عملکرد بیورآکتور در تصفیه زیستی بخارات تولوئن: نتایج سنجش تراکم ورودی و خروجی بخارات تولوئن، ظرفیت حذف، بازده حذف و درصد معدنی شدن کربن برای بیورآکتور امولسیونی در مدت زمان پایش ۱۴۴ ساعت در شرایط بهینه کاری در شکل نشان داده شده است.



شکل ۳: پایش عملکرد مداوم بیورآکتور برای حذف تولوئن در فاز گازی

شرایط کاری: زمان ماند ۱۵ ثانیه، تراکم اکسیژن ورودی ۴۰ درصد، غلظت توده زیستی ۱۵-۱۰ g/l، غلظت فاز آلی ۴ درصد، غلظت سورفاکتانت زیستی در فاز آبی ۰/۲ درصد

با توجه به نتایج حاصله، در ابتدای راه اندازی بیورآکتور، بازده و ظرفیت حذف بیورآکتور نسبتاً کم بوده است اما با گذشت ۲۴-۱۲ ساعت، بازده و ظرفیت حذف افزایش قابل توجهی پیدا کرده است. در ظرف این مدت، میانگین بازده حذف بخارات تولوئن توسط بیورآکتور حدود ۸۸/۴۴ درصد و میانگین ظرفیت حذف، $g/m^3.h$ ۲۳۱/۶۸ بوده است. میانگین میزان کربن معدنی شده آلاینده در این مدت ۸۱/۵۶ درصد بوده است.

در شکل تغییرات غلظت تولوئن در فاز آبی همراه با نوسانات غلظت میکروارگانیسمها و ظرفیت حذف نشان داده شده است. غلظت تولوئن تجزیه نشده در طول این مدت نهایتاً به mg/l ۶/۹۸ رسیده است.

جدول ۱: تأثیر تراکم ان-هگزادکان در فاز آبی بر ظرفیت و بازده حذف تولوئن توسط بیورآکتور امولسیون

بازده حذف (%)	غلظت ان هگزادکان (%)						
	۷	۶	۵	۴	۳	۲	۱
۷۳/۱	۷۶/۲	۸۳/۶	۸۸/۱۲	۹۲/۹	۹۳/۴	۹۳/۸۱	۹۴
۲۲۵/۶	۲۲۵/۱۲	۲۲۴/۱۶	۲۲۲/۹۶	۲۱۱/۴۹	۲۰۰/۶۴	۱۸۲/۸۸	۱۷۵/۴۴

شرایط آزمایش: زمان ماند ۱۵ ثانیه، غلظت اکسیژن ورودی ۴۰٪، تراکم بخار تولوئن ورودی به بیورآکتور g/m^3 ۱ و دانسیته سلولی g/l ۱۰.

تأثیر زمان ماند گاز بر عملکرد بیورآکتور در حذف بخارات تولوئن: براساس نتایج حاصله در جدول ۲ مشخص گردید که با افزایش زمان ماند بیورآکتور، بازده حذف نیز افزایش می یابد اما نهایتاً ظرفیت حذف بیورآکتور کاسته می شود بطوریکه در زمان ماند ۶۰ ثانیه، بازده حذف ۹۷/۸ درصد و در زمان ماند ۱۰ ثانیه، بازده حذف تا ۶۴/۲ درصد کاهش یافته است اما ظرفیت حذف بیورآکتور در زمان ماندهای ۶۰ و ۱۰ ثانیه به ترتیب معادل $g/m^3.h$ ۵۸/۶۸ و ۲۳۱/۱۲ بوده است.

جدول ۲: تأثیر زمان ماند گاز بر ظرفیت و بازده حذف بخار تولوئن

بازده حذف (%)	زمان ماند گاز (S)				
	۶۰	۴۵	۳۰	۱۵	۱۰
۹۷/۸	۹۵/۱	۹۳/۷	۹۱/۸	۶۴/۲	۶۴/۲
۵۸/۶۸	۷۶/۰۸	۱۱۲/۴۴	۲۲۰/۳۲	۲۳۱/۱۲	۲۳۱/۱۲

تأثیر تراکم اکسیژن هوای ورودی بیورآکتور بر ظرفیت و بازده حذف بخارات تولوئن: نتایج حاصل از این آزمایش نشانگر تأثیر قابل توجه غلظت اکسیژن ورودی بیورآکتور بر بازده و ظرفیت حذف آن می باشد (جدول ۳). بازده و ظرفیت حذف بیورآکتور به ترتیب از مقادیر ۵۱/۷٪ و $g/m^3.h$ ۱۸۶/۱۲ در غلظت ۲۰ درصدی اکسیژن به ۸۷/۹٪ و $g/m^3.h$ ۳۱۶/۴۴ در غلظت ۵۰ درصدی اکسیژن افزایش یافته است.

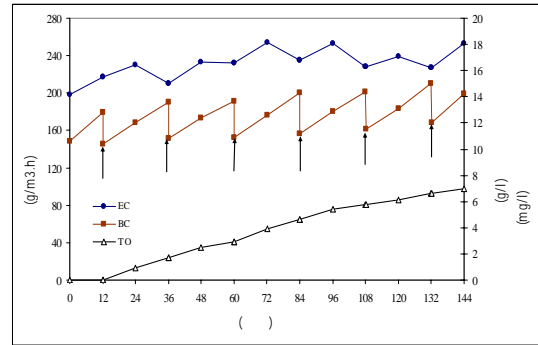
جدول ۳: تأثیر تراکم اکسیژن هوای ورودی بیورآکتور بر بازده و ظرفیت حذف بخار تولوئن

بازده حذف (%)	تراکم اکسیژن (%)					
	۵۰	۴۵	۴۰	۳۵	۳۰	۲۵
۸۷/۹	۸۴/۹	۸۰/۲	۷۶/۴	۶۹/۱	۶۲/۹	۵۱/۷
۳۱۶/۴۴	۳۰۵/۶۴	۲۸۸/۷۲	۲۷۵/۰۴	۲۴۸/۷۶	۲۲۶/۴۴	۱۸۶/۱۲

شرایط آزمایش: زمان ماند ۱۵ ثانیه، تراکم بخار تولوئن ورودی g/m^3 ۱/۵ و دانسیته سلولی g/l ۱۰

شود و شرایط بهینه تعیین گردد. مهمترین متغیرهای عملیاتی در این بیورآکتور نوع و غلظت فاز آلی، غلظت اکسیژن ورودی و زمان ماند بوده است. بر اساس سوابق پژوهشی سه فاز آلی انتخاب شده مورد بررسی قرار گرفتند که از بین آنها - هگزادکان با اندک کارایی بهتر نسبت به دو ترکیب دیگر انتخاب شد. کارایی بیورآکتور برای غلظتهای ۷ تا ۴ درصد حجمی این فاز مورد بررسی قرار گرفت. افزایش غلظت فاز آلی در این بیورآکتور تا غلظت ۴ درصد، ارتباط مستقیمی و قوی با افزایش بازده و ظرفیت حذف بیورآکتور داشت بطوریکه بازده و ظرفیت حذف آن به ترتیب از ۷۳/۱ درصد و $175/44 \text{ g/m}^3\text{h}$ در غلظت صفر فاز آلی به ۹۲/۹ درصد و $222/96 \text{ g/m}^3\text{h}$ در غلظت ۴ درصد فاز آلی افزایش یافت. در غلظتهای بالاتر از ۴ درصد فاز آلی افزایش بازده و ظرفیت حذف بیورآکتور ناچیز بوده است بطوریکه در غلظت ۷ درصد بازده آن به ۹۴ درصد و ظرفیت حذف به $225/6 \text{ g/m}^3\text{h}$ رسید. با توجه به این نتایج غلظت ۴ درصدی فاز آلی به عنوان شرایط بهینه انتخاب گردید. در پژوهشی که توسط کان و همکارانش انجام شده غلظت ۳ تا ۵ درصدی اولئیک الکل به عنوان حد بهینه فاز آلی تعیین شده است همچنین نتایج کار آنها نیز نشانگر آن بوده است که با افزایش غلظت فاز آلی از حد بهینه انتخاب شده، بازده و ظرفیت حذف بیورآکتور افزایش چندانی نمی یابد (۱۹). در بیورآکتورهای دو فاز که با تزریق مستقیم هوای حامل آلاینده بدخل رآکتور حاوی مخلوط فاز آلی و آبی عمل می کند، غلظت فاز آلی مورد استفاده بیشتر از بیورآکتورهای امولسیون است. در مطالعات مختلف انجام شده بر روی تجزیه زیستی بنزن با بیورآکتور دوفازی، ان- هگزادکان با غلظت ۳۳ درصد (نسبت ۱ به ۲ با فاز آبی) به عنوان فاز آلی مورد استفاده قرار گرفته است (۲۴، ۱۶، ۱۵، ۶، ۴). در مطالعات بودریو و همکارانش و داگلیس و همکارانش نیز ان- هگزادکان با غلظت ۳۳ درصد برای تصفیه زیستی تولوئن توسط بیورآکتور دوفازی مورد استفاده قرار گرفته است (۲۵، ۱۲).

با توجه به آنکه میکروارگانیسمهای هوازی برای انجام متابولیسم و در نتیجه تجزیه و مصرف آلاینده ها نیازمند اکسیژن هستند، بدیهی است که تراکم اکسیژن می تواند نقش مهمی در عملکرد آنها داشته باشد. با توجه به روابط استوکیومتری، هرچه تراکم آلاینده ورودی به بیورآکتور و



شکل ۴: پایش عملکرد مداوم بیورآکتور برای حذف تولوئن در فاز آبی

(شرایط کار مشابه شرایط شکل ۳). فلش ها نشانگر تعویض حدود ۲۰ درصد از امولسیون میکروبی با محلول نمکی مغذی تازه می باشد BC: غلظت توده زیستی (g/l): تراکم تولوئن در فاز آلی (mg/l)

بحث:

در این مطالعه دو سویه *Rhodococcus rhodochrous* و *Achromobacter xylosoxidans* subsp. *xylosoxidans* میکروارگانیسمهای غالب تجزیه گر تولوئن شناسایی شدند (۱۲، ۲۴). در تحقیق دیگری نیز تصفیه زیستی توأم بنزن و تولوئن توسط این میکروارگانیسم گزارش شده است (۲۵). سویه *Rhodococcus rhodochrous* در مطالعه دب و کوهن برای تجزیه زیستی ترکیبات BTX مورد استفاده قرار گرفته است (۲۶). علاوه بر دو سویه فوق، در مطالعه های مختلف گونه های دیگر میکروبی تجزیه گر تولوئن گزارش شده اند که در این تحقیق به عنوان سویه غالب شناسایی نشدند. از این سویه ها می توان به *Pseudomonas putida* که در مطالعه ای توسط اوتینو و همکارانش برای تصفیه زیستی هر سه ترکیب بنزن، تولوئن و گزیلین (۲۷) و در تحقیق دیگری توسط جوریو و همکارانش برای تصفیه تولوئن و گزیلین (۲۸) مورد استفاده قرار گرفته است اشاره کرد. گونه دیگری از این خانواده تحت عنوان *Pseudomonas pseudoalcaligenes* نیز برای کنترل تولوئن و گزیلین در تحقیقی توسط اوه و چوئی مورد استفاده قرار گرفته است (۲۹). قابلیت سویه های باسیلی به عنوان بخشی از کنسرسیون میکروبی تجزیه گر تولوئن در مطالعه داگلیس و همکارش، تشخیص داده شده است (۳۰).

پس از شناسایی، استخراج و غنی سازی سویه های میکروبی تجزیه گر برای استفاده در بیورآکتور امولسیون لازم بود تأثیر متغیرهای عملیاتی بر عملکرد آن بررسی

زمان ماند در کلیه آزمایشها بر بازده حذف بیورآکتور بوده است ($R^2=0.97$). در مطالعه سونگ و همکارانش برای دبی 6 l/min و حجم ستون بیورآکتور 1.8 لیتر، زمان ماند گاز 18 ثانیه گزارش شده است (۲۲). زمان ماند بهینه تعیین شده در این نوع بیورآکتورها به مراتب کمتر از زمان ماند بیوفیلترها و صافیهای چکنده زیستی است. در مطالعه ای که محمد و همکارانش در مورد حذف بخارات BTEX با بیوفیلتر انجام داده اند، زمان ماند مناسب مورد استفاده در تحقیق 96 ثانیه بوده است (۱). در مطالعه دیگری که جیانپنگ و همکارانش در مورد حذف بخارات تولوئن با یک رآکتور سه مرحله ای با چرخه جریان هوای بالابر (Airlift Loop) انجام داده اند، زمان ماند بهینه 39.6 ثانیه تعیین شده است (۳۱) ترکیان و همکارانش در مطالعه ای که از بیوفیلتر برای حذف همزمان تولوئن و گزین استفاده نموده اند، زمان ماند 60 ثانیه ای را انتخاب نموده اند (۱۰). از مطالعات مرتبط دیگر در این زمینه می توان به کار ساکوما در مورد استفاده از بسترهای مختلف برای بیوفیلتراسیون تولوئن اشاره نمود. در این مطالعه دو زمان ماند 13.5 و 27 ثانیه مورد آزمایش قرار گرفت که البته در زمان ماند 13.5 ثانیه نتایج رضایتبخشی حاصل نگردیده است (۳۲). در مطالعه آوارز و همکارانش نیز زمان ماند 90 ثانیه ای برای حذف بخارات تولوئن و اتیل استات در یک بیوفیلتر با بستر کود گیاهی (Peat) انتخاب شده است (۳۳).

یکی دیگر از مزایای این نوع بیورآکتورها بر بیوفیلترها و صافیهای چکنده زیستی، افت فشار کم هوای عبوری از بیورآکتور می باشد بطوریکه در حین عبور جریان هوا از ستون این بیورآکتور افت فشار ناچیزی در حدود 25 پاسکال در هر متر از طول ستون بیورآکتور (0.1 میلی متر آب در هر متر از طول ستون بیورآکتور) ایجاد شده است. در حالیکه افت فشار هوای عبوری در بیوفیلترها و صافیهای چکنده زیستی به مراتب بیشتر از این مقادیر است. در مطالعه ای که محمد و همکارانش در مورد حذف بخارات BTEX با بیوفیلتر انجام داده اند، افت فشار سیستم در روز 205 از راه اندازی، برای بیوفیلتر در شرایط کاری مزوفیل 11 میلی متر آب و برای شرایط ترموفیل 6 میلی متر آب بوده است (۱). افت فشاری معادل 750 پاسکال در هر متر برای صافی چکنده زیستی

دانسیته یا غلظت میکروارگانیسمها در فاز آبی بیورآکتور بیشتر باشد، اکسیژن مورد نیاز نیز بیشتر خواهد شد (۱۹). در این مطالعه تأثیر تراکم اکسیژن هوای ورودی به بیورآکتور بر ظرفیت و بازده حذف آن مورد بررسی قرار گرفت. نتایج بدست آمده مؤید افزایش ظرفیت و بازده حذف بیورآکتور با افزایش غلظت اکسیژن هوای ورودی بوده است. با افزایش غلظت اکسیژن هوای ورودی از حدود 20 درصد به 50 درصد برای غلظت ورودی 1.5 g/m^3 آلاینده ها، ظرفیت حذف بیورآکتور از 186.12 به $316.44 \text{ g/m}^3 \cdot \text{h}$ افزایش یافت. در مطالعه کان و همکارانش بر روی غلظتهای ورودی 2.2 g/m^3 بخارات تولوئن به بیورآکتور امولسیون مشخص شده است که افزایش تراکم اکسیژن از 20 درصد تا 45 درصد، باعث افزایش ظرفیت حذف بیورآکتور از مقادیر حدود 200 g/m^3 به حدود 400 g/m^3 (دو برابر) و همچنین افزایش بازده حذف از حدود 40 درصد به 75 درصد شده است (۱۹). آزمون آماری انجام شده نشانگر رابطه معنی دار قوی بین تراکم اکسیژن هوای ورودی و ظرفیت حذف بیورآکتور بوده است ($R^2=0.98$). برای بارهای ورودی کم آلاینده ها به بیورآکتور، تغییر تراکم اکسیژن تأثیر چندانی بر ظرفیت حذف آن نداشته است اما با افزایش بار ورودی، نقش تراکم اکسیژن برجسته تر شده است. علت این وضعیت همانطور که ذکر شد نیاز میکروارگانیسمها به اکسیژن بیشتر برای تجزیه تراکمه های زیاد آلاینده براساس روابط استوکیومتری است. مدل های آماری استخراج شده از این مطالعه نشانگر آن است که با تزریق اکسیژن خالص به بیورآکتور برای بار ورودی $450 \text{ g/m}^3 \cdot \text{h}$ ظرفیت حذف تا $426.21 \text{ g/m}^3 \cdot \text{h}$ خواهد رسید.

زمان ماند آلاینده در بیورآکتور یکی دیگر از پارامترهای عملیاتی است. هر چه زمان ماند آلاینده بیشتر شود، میکروارگانیسمها فرصت کافی برای تجزیه آلاینده داشته و لذا بازده حذف آلاینده در بیورآکتور افزایش خواهد یافت اما با افزایش زمان ماند، ظرفیت حذف آلاینده توسط بیورآکتور کاهش خواهد یافت. در انتخاب زمان ماند بهینه برای عملکرد بیورآکتورها باید به هر دو متغیر بازده حذف و بخصوص ظرفیت حذف آلاینده توجه شود. نتایج ارائه شده در شکل چهار نیز نشانگر همین اصل است. نتایج آزمون رگرسیون نشانگر تأثیر معنی دار و قوی

فاز آلی برابر $100/3 \text{ g/m}^3\text{h}$ برای غلظت‌های ورودی 100 ppm بخار تولوئن به بیورآکتور بوده است (۲۲). با مقایسه میانگین ظرفیت حذف بیورآکتور امولسیون برای بخار تولوئن در این تحقیق با ظرفیت حذف گزارش شده در مطالعات دیگر می‌توان به کارآئی بهتر این نوع بیورآکتور نسبت به بیورآکتورهای دیگر اذعان نمود. دلایل اصلی این برتری در بخش قبل ذکر گردید.

نتیجه نهایی:

با توجه به نتایج بدست آمده در این مطالعه، کارآئی و اثربخشی بیورآکتورهای امولسیونی در تجزیه زیستی تولوئن اثبات شد. محدودیت اصلی کاربرد این بیورآکتور برای تصفیه تراکم‌های زیاد آلاینده ورودی (عمدتاً مقادیر بیشتر از 500 mg/m^3) کافی نبودن اکسیژن موجود در هوای ورودی به بیورآکتور است که با افزایش مواد اکسید کننده غیر سمی به محیط آبی میکروارگانیسم یا هوادهی مداوم محلول داخل مخزن اصلی بیورآکتور امکان رفع این محدودیت وجود خواهد داشت. افزایش اکسیژن خالص به جریان هوای ورودی به این بیورآکتور، برای تعیین تأثیر تراکم آن بر عملکرد بیورآکتور بوده است و در مقیاس صنعتی انجام این کار می‌تواند هزینه بر باشد.

در مقایسه با بیورآکتورهای کلاسیک مثل بیوفیلترها و صافیهای چکنده زیستی، عملکرد بیورآکتور امولسیونی بسیار بهتر بود و نقاط ضعف آنها مثل افت فشار، انسداد بستر و کارآئی پائین در غلظت‌های متوسط و بالا در این نوع بیورآکتورها منتفی است. با توجه به نتایج حاصله این نوع بیورآکتورها می‌توانند جایگزین مناسبی برای بیوفیلترها و صافیهای چکنده زیستی در تصفیه ترکیبات آلی فرار باشند.

سپاسگزاری:

بدینوسیله از دانشگاه علوم پزشکی تهران بخاطر حمایت مالی از این تحقیق و دانشکده بهداشت دانشگاه علوم پزشکی همدان، آزمایشگاه گروه بیوتکنولوژی دانشکده زیست‌شناسی دانشگاه تهران و خانم حیدر برقی کارشناس آزمایشگاه میکروبیولوژی دانشگاه علوم پزشکی همدان بخاطر همکاری در تجزیه نمونه‌ها و آزمایشهای میکروبیولوژی تقدیر و تشکر می‌گردد.

منابع:

1. Mohammad BT, Veiga MC, Kennes C. Mesophilic and thermophilic biotreatment of BTEX-

مورد استفاده در مطالعه ژائو و همکارانش برای حذف بخارات بنزن گزارش شده است (۳۴). در مطالعه جوریو و همکارانش، افت فشار بیوفیلتر مورد استفاده برای تصفیه زیستی بخارات تولوئن و گزین، 98 میلی‌متر آب به‌ازاء هر متر از طول بستر بوده است (۲۸). افت فشار 1000 پاسکال بر متر نیز برای بیوفیلتر مورد استفاده برای حذف بخارات تولوئن و گزین در مطالعه ترکیان و همکارانش گزارش شده است (۱۰). مقدار افت فشارهای ذکر شده برای بیوفیلترها و صافیهای چکنده مربوط به دوره عملکرد نرمال آنها است در حالیکه با گذشت زمان، با رشد میکروارگانیسمها بر سطح بستر، منافذ آنها مسدود شده و افت فشار سیستم بالا می‌رود.

در بدو راه اندازی بیورآکتور، بازده حذف بیورآکتور نسبتاً کم و در حدود 82 درصد بوده است. پس از 24 ساعت، افزایش قابل توجهی در بازده حذف بیورآکتور ایجاد شده و به حدود 90 درصد رسیده است. 24 ساعت ابتدای راه اندازی بیورآکتور، مربوط به زمان سازگاری یا خوگیری میکروارگانیسمها با شرایط کاری بیورآکتور بوده است. برای شرایط کاری بهینه شده، میانگین بازده حذف بخار تولوئن توسط بیورآکتور $88/44$ درصد و میانگین ظرفیت حذف آن $231/68 \text{ g/m}^3\text{h}$ بوده است. این میزان ظرفیت حذف بخار تولوئن توسط بیورآکتور امولسیونی در مقایسه با عملکرد بیوفیلترها و صافیهای چکنده زیستی و سایر بیورآکتورها، قابل توجه می‌باشد. در مطالعه ای که کیارد و همکارانش بر روی بیوفیلترهای با بستر کود گیاهی تجاری در مورد تصفیه زیستی تولوئن انجام داده اند، حداکثر ظرفیت حذف بیوفیلتر $70 \text{ g/m}^3\text{h}$ بوده است (۳۵). در مطالعه ای دیگر جوریو و همکارانش با استفاده از کود گیاهی سازگار شده در بیوفیلتر به حداکثر ظرفیت حذف $165 \text{ g/m}^3\text{h}$ برای حذف بخارات تولوئن دست یافته اند (۲۸). در مطالعه دیگری توسط تانگ و همکارانش که از کمپوست و کربن فعال به عنوان بستر بیوفیلتر برای حذف بخار تولوئن استفاده کرده بودند، حداکثر ظرفیت حذف بیوفیلتر $97 \text{ g/m}^3\text{h}$ گزارش شده است (۳۶). کوکس و همکارانش با تغییراتی در مایع گردشی صافی چکنده زیستی توانستند به حداکثر ظرفیت حذف $125 \text{ g/m}^3\text{h}$ برای تولوئن دست یابند (۳۷). در مطالعه مشابه دیگری که توسط سونگ و همکارانش انجام شده است، ظرفیت حذف بخار تولوئن توسط بیورآکتور بدون

- polluted air in reactors. *Biotechnol Bioeng* 2007; 97(6): 1423-1438.
2. Chen CL, Fang HY, Shu C. Source location and characterization of volatile organic compound emissions at a petrochemical plant in kaohsiung Taiwan. *J Air Waste Manage Assoc* 2005; 55: 1487-1497.
 3. Paca, J, Klapkova, E, Halecky M, Jones K, Soccol CR. Performance evaluation of a biotrickling filter degrading mixtures of hydrophobic and hydrophilic compounds. *Clean Techn Environ Policy* 2007: 69-74.
 4. Yeom SH, Daugulis AJ. Development of a novel bioreactor system for treatment of gaseous benzene. *Biotechnol Bioeng* 2001; 72(2): 156-165.
 5. Kahraman H, Gecki H. Degrading of benzene, toluene and xylene by *Pseudomonas aeruginosa* engineered with the *vitroscilla hemoglobin* gene. *Eng Life Sci* 2005; 5 (4): 363-368.
 6. Daugulis AJ. Two-phase partitioning bioreactors: a new technology platform for destroying xenobiotics. *Trend Biotechnol* 2001; 19(11): 457-462.
 7. Shareefdeen Z, Sing A. *Biotechnology for odor and air pollution control*. New York: Springer, 2004.
 8. Yeom SH, Dalm MC, Daugulis AJ. Treatment of high-concentration gaseous benzene streams using a novel bioreactor system. *Biodegrad* 2003; 14: 415-421.
 9. Choi SC, Oh YS. Simultaneous removal of benzene, toluene and xylenes mixture by a constructed microbial consortium during biofiltration. *Biotechnol Lett* 2002;24:1269-1275.
 10. Torkian A, Dehghanzadeh R, Hakimjavadi. Biodegradation of aromatic hydrocarbons in a compost biofilter. *J Chem Technol Biotechnol* 2003;78: 795-801.
 11. Cox H, Deshusses MA. *Biotrickling Filters* p. 99-131. Kennes C , Veiga MC (eds), *Bioreactors for waste gas treatment*. Netherlands: Kluwer Academic, 2001.
 12. Boudreau NG, Daugulis AJ. Transient performance of two-phase partitioning bioreactors treating a toluene contaminated gas stream. *Biotechnol Bioeng* 2006;94(3): 448-457.
 13. Li L, Liu JX. Removal of xylene from off-gas using a bioreactor containing bacteria and fungi. *Int Biodeter Biodeg* 2006;58: 60-64.
 14. Wang LK, Pereira NC, Hung YT. *Air pollution control engineering*. New Jersey: Humana press, 2004.
 15. Nielsen DR, Daugulis AJ, Amesmclellan PJ. Transient performance of a two-phase partitioning bioscrubber treating a benzene-contaminated gas stream. *Environ Sci Technol* 2005; 39(22): 8971-8977.
 16. Daugulis AJ. Two-phase partitioning bioreactors: a new technology platform for destroying xenobiotics. *Trend Biotechnol* 2001 ; 19(11): 457- 462.
 17. Lejeune KE, Wild JR, Russell AJ. Nerve agents degraded by enzymatic foams. *Nature* 1998;395:27-28.
 18. Phipps DW. Biodegradation of volatile organic contaminants from air using biologically activated foam. *US Patent* 1998;5: 714,379.
 19. Kan E, Deshusses MA. Development of foamed emulsion bioreactor for air pollution control. *Biotechnol Bioeng* 2003;84(2): 240-244.
 20. Ghorbani F, Golbabaei F, Hamed J, Mahjub H, Darabi HR, Shahtaheri SJ. A bioactive foamed emulsion reactor for the treatment of benzene-contaminated air stream. *Bioproc Biosyst Eng* 2010; 33:219-226.
 21. Forbes BA, Sahm DF, Weissfeld AS. *Bailey & Scott's diagnostic microbiology*. 12th ed. New York: Mosby , 2007.
 22. Song J, Kim Y, Son Y, Khim J. A bioactive foam reactor for the removal of volatile organic compounds: system performance and model development. *Bioproc Biosyst Eng* 2007;30: 439-446.
 23. Gyu GW. Bioactive foam reactor for enhanced biological degradation specific In: *Proceeding of the 41st Meeting of KOSA E, Korean Society for Atmospheric Environment* 2006;82-84.
 24. Davidson CT, Daugulis AJ. Addressing biofilter limitations: A two-phase partitioning bioreactor process for the treatment of benzene and toluene contaminated gas streams. *Biodegrad* 2003;14: 415-421.
 25. Daugulis AJ, Boudreau NG. Removal and destruction of high concentrations of gaseous toluene in a two-phase partitioning bioreactor by *Alcaligenes xylosoxidans*. *Biotechnol Lett* 2003; 25: 1421-1424.
 26. Deeb RA, Cohen LA. Temperature effects and substrate interactions during the aerobic biotransformation of BTEX mixtures by toluene-enriched consortia and *Rhodococcus rhodochrous*. *Biotechnol Bioeng* 1999;62(5):526-536.
 27. Otenio MH, Lopes da Silva MT, Oliveira Marques ML, Roseiro JC, Bidoia ED. Benzene, toluene and xylene biodegradation by *Pseudomonas putida* CCMI 852. *Braz J Microb* 2005; 36:258-261.
 28. Jorio H, Kiared K, Brzezinski R, Leroux A, Viel G, Heitz ML. Treatment of air polluted with high concentrations of toluene and xylene in a pilot-scale biofilter. *J Chem Technol Biotechnol* 1998; 73: 183-196.
 29. Oh YS, Choi SC. Selection of suitable packing material for biofiltration of toluene, m- and p-Xylene vapors. *J Microb* 2000; 38 (1): 31-35.
 30. Daugulis AJ, Boudreau NG. Solid-liquid two-phase partitioning bioreactors for the treatment of gas-phase volatile organic carbons (VOCs)

- by a microbial consortium. *Biotechnol Lett* 2008; 30:1583–1587
31. Jianping W, Yu C, Xiaoqiang J, Guozhu M. Removal of toluene from air streams using a gas–liquid–solid three-phase airlift loop bioreactor containing immobilized cells. *J Chem Technol Biotechnol* 2006;81:17–22.
 32. Sakuma T, Hattori T, Deshusses MA. Comparison of different packing materials for the biofiltration of air toxics. *J Air Waste Manage* 2006; 56:1567–1575.
 33. Alvarez-Hornos FJ, Gabaldon C, Martı´nez-Soria V, Marzal P, Penya-roja JM, Izquierdo M. Long-term performance of peat biofilters treating ethyl acetate, toluene, and its mixture in air. *Biotechnol Bioeng* 2007;96(4): 651- 660.
 34. Zhou Q, Huang YL, Tseng DH, Shim H, Yang ST. A trickling fibrous-bed bioreactor for biofiltration of benzene in air. *J Chem Technol Biotechnol* 1998;73: 359-368.
 35. Kiared K, Bibeau L, Brzezinski R, Viel G, Heitz M. Biological elimination of VOCs in biofilter. *Environ Prog* 1996;15:148-52.
 36. Tang HM, Hwang SJ, Hwang SC. Dynamics of toluene degradation in Biofilters. *Hazard Waste Hazrd Mater* 1995;12: 207-19.
 37. Cox HHJ, Nguyen TT, Deshusses MA. Toluene degradation in the recycle liquid of biotrickling filters for air pollution control. *Appl Microbiol Biotechnol* 2000;54: 133-137.