

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ



دانشکده علوم

گروه شیمی

پایان نامه جهت اخذ مدرک کارشناسی ارشد
رشته زیست شناسی گرایش بیوشیمی

عنوان:

تثبیت باکتری بیولومینسانس با کاربری به عنوان بیوسنسور

اساتید راهنما:

دکتر محمد رضا حسین دخت

دکتر احمد آسوده

استاد مشاور:

دکتر منصور مشرقی

نگارنده:

پروانه پردلی

شهریور ۱۳۹۱

چکیده فارسی

ایمنی مواد غذایی یک موضوع مهم جهانی محسوب می‌شود. تشخیص پاتوژن‌ها و ترکیبات توکسیک در مواد غذایی، نقش مهمی در حفظ سلامتی جامعه دارد. در سال‌های اخیر، استفاده از بیوسنسورهای میکروبی به عنوان یک رویکرد جدید برای کنترل ترکیبات سمی مطرح شده است. بیوسنسور میکروبی لومینسانس، ابزار بیولوژیکی مناسب در حفظ محیط زیست است. این نوع از بیوسنسورها، به عنوان ابزار سریع، حساس و ارزان در شناسایی آلاینده‌های محیطی در مقادیر حد میکرو استفاده شده است. در این مطالعه باکتری بیولومینسانس ویبریو فیشری (*V.fischeri* NRRL-B 11177) تثبیت شده به روش سل-ژل، برای طراحی کیت تشخیصی سورفکتانت سدیم دودسیل سولفات (SDS) و آفلاتوکسین M₁ استفاده شده است. ابتدا منحنی رشد باکتری ویبریوفیشری رسم و زمان نشر نور ماکزیمم بررسی شد. مقادیر حجمی مختلفی از باکتری (۲۰، ۵۰ و ۱۰۰ میکرولیتر) جهت بهینه‌سازی بررسی شد. باکتری بر بستر سیلیکا به روش سل-ژل تثبیت شد. برطبق نتایج بدست آمده از این تجربیات، آزمایشی برای تعیین دوز پاسخ دهی به غلظت‌های مختلف آنالیت طراحی شد. اثرات مهاری محلول‌های سدیم دودسیل سولفات در محدوده غلظتی ۲ میکرو مولار تا ۱ میلی‌مولار و آفلاتوکسین M₁ در غلظت ۰/۰۰۸ تا ۲ نانوگرم در میلی لیتر بر نشر نور باکتری بررسی شد. نتایج حاصل از این مطالعه نشان دادند که زمان منحنی رشد باکتری ۲۷ ساعت است و کشت ۱۲ ساعته از باکتری، ماکزیمم نشر را نشان داد. همچنین در طی آزمایشات مقدار ۲۰ میکرولیتر از ماتریکس باکتری، بستر سل-ژل بهترین پاسخ‌دهی را نشان داد.

کلمات کلیدی: سل-ژل، بیوسنسور سل-ژل لومینسانس، ویبریوفیشری، سدیم دودسیل سولفات، آفلاتوکسین M₁

سپاس خداوند بلند مرتبه را

آن نخستین بی آغاز و آن واپسین بی انجام

چگونه می توان نعمت اش را سپاس گفت



تقدیم به

روح بلند پدر عزیزم که اسطوره محبت و مهربانی بود

مادر عزیزم که وجودش برایم همه عشق است

فرزندم امین، بهار زندگی ام که همواره حضورش به من انرژی می دهد.

مشکر و سپاس

مشکر فراوان از کجاک بی‌شائبه مادر عزیزم؛ که وجودش برایم همه عشق است و وجودم برایش همه رنج توانش رفت تا به توانایی رسیدم و رویش سپیدی گرفت تا رو سپید بانم. آن که فروغ نگاهش، گرمی کلامش و روشنی رویش، سرمایه جاودانه زندگانی من است. در برابر وجود کرامت زانوی ادب بر زمین می‌نهم و بادی مالالال از عشق و محبت بردسانت بوسه می‌زنم

تقدیر و مشکر از پدر و مادر، همسر عزیزانی که دعای خیرشان، همواره بدرقه راهم بوده است.

در پایان از همسر و خانواده عزیزم که حمایت هایشان همیشه موجب دلگرمی اینجانب بوده و همچنین از برادران گرامیم و خواهر عزیزم

که همیشه لطفشان شامل حال بنده بوده پاسکزارم و از درگاه خداوند برای ایشان طول عمر با عزت و سلامتی خواستارم.

شکر و سپاس

سپاس از اساتید گرانقدرم آنان که روشنایی، بخش تاریکی جان، بستند و ظلمت اندیشه را نور می بخشید، چگونه سپاس گویم تاثیر علم آموزشی شان را که چراغ روشن هدایت را بر کلبه محض وجودم فروزان ساخته اند. در مقابل این همه عظمت و سگوه، مرانه توان سپاس است و نه کلام و وصف.

زحمات و حمایت های بی دریغ اساتید، راهنمای بزرگوارم جناب آقای دکتر محمد رضا حسین دخت و دکتر احمد آسوده که افتخار شاگردی ایشان نصیبم کردید را ارج می نم، به پاس نظرات ارزشمندشان، صبر و مهربانی و محبت بی دریغشان. از راهنمایی های ارزنده استاد مشاورم جناب آقای دکتر منصور مشرفی که بی دریغ مرا از نظرات ارزشمندشان بهره مند ساختند کمال تقدیر و شکر را دارم.

از اساتید گرانقدر سرکار خانم دکتر راضیه جلال و سرکار خانم دکتر معصومه بحرینی که قبول زحمت نموده و داوری این پایان نامه را به عهده گرفتند سپاسگزارم و از پروردگار متعال برایشان آرزوی سلامتی و بهورزی دارم.

از استاد گرامی و بزرگوارم سرکار خانم دکتر مریم مقدم متین که مرا یاری نمودند، تقدیر و شکر می نمایم و از پروردگار متعال برای ایشان آرزوی سلامتی و بهورزی دارم.

تقدیر و تشکر

مدیریت محترم گروه زیست‌شناسی جناب آقای دکتر فرسنگ حداد و مدیریت محترم گروه شیمی جناب آقای دکتر حسین عشقی کمال تشکر دارم.

سرکار خانم دکتر بحرینی، سرکار خانم دکتر شهناز، سرکار خانم مهندس عرو جعلیان، جناب آقای دکتر مخدومی و سایر اساتید گروه زیست‌شناسی کمال تشکر و تقدیر را دارم.

همکارانم در گروه زیست‌شناسی و سرکار خانم یاقوتی، جناب آقای نخعی و جناب آقای بصیری و همکارانم دانشکده علوم و آزمایشگاه مرکزی و دوستان گرامیم سرکار خانم پروین مہاجر نیا، آزاده طاهر نیا به پاس زحمات فراوانشان تشکر می‌نمایم.
سرکار خانم شجاعی، جناب آقای جعفری و سرکار خانم حبیبی به پاس زحمات فراوانشان تشکر می‌نمایم.

فهرست مطالب

فصل اول: کلیات

۱-۱-تعریف بیوسنسور	۲
۱-۲-اجزاء بیوسنسور	۲
۱-۲-۱-بیورسپتور(عناصر فعال زیستی).....	۲
۱-۲-۲-مبدل	۳
۱-۲-۳-آمپلی فایر	۳
۱-۳-طبقه‌بندی بیوسنسورها	۳
۱-۳-۱-طبقه‌بندی براساس اجزای زیستی.....	۳
۱-۳-۱-۱-بیوسنسورهای آنزیمی	۳
۱-۳-۱-۲-ایمونوبیوسنسور	۴
۱-۳-۱-۳-سنسورهای سلولی	۴
۱-۳-۱-۴-بیوسنسور DNA	۵
۱-۳-۲-انواع مبدل	۵
۱-۳-۲-۱-مبدل الکتروشیمیائی	۵
۱-۳-۲-۲-مبدل‌های نوری	۶
۱-۴-بیوسنسور میکروبی	۷
۱-۵-انواع بیوسنسور میکروبی	۷
۱-۵-۱-بیوسنسورهای میکروبی الکتروشیمیائی	۷
۱-۵-۱-۱-بیوسنسور میکروبی آمپرومتری	۸
۱-۵-۱-۲-بیوسنسور میکروبی کنداکتومتری	۸
۱-۵-۱-۳-بیوسنسور میکروبی پتانسیومتری	۸
۱-۵-۱-۴-بیوسنسور میکروبی ولتامتری	۸
۱-۵-۲-تکنیک‌های نوری	۹
۱-۵-۲-۱-تکنیک‌های فلوئورسانس	۹

- ۱-۵-۳- تکنیک حساسی کالرومتری ۱۰
- ۱-۶-۶- کاربرد بیوسنسورهای میکروبی ۱۰
- ۱-۶-۱- تشخیص آفت‌کش‌های دارای ترکیب آلی فسفردار ۱۱
- ۱-۶-۲- تشخیص سورفکتانت‌ها ۱۲
- ۱-۶-۳- تشخیص فلزات سنگین ۱۲
- ۱-۷-۷- بیوسنسور میکروبی بیولومینسانس ۱۲
- ۱-۷-۱- باکتری‌های بیولومینسانس ۱۲
- ۲-۷-۲- سیستم بیولومینسانس ۱۳
- ۳-۷-۳- ترکیبات اصلی شرکت‌کننده در واکنش بیولومینسانس ۱۳
- ۱-۳-۷-۱- آنزیم لوسیفراز ۱۴
- ۲-۳-۷-۱- آلدئید ۱۵
- ۳-۳-۷-۱- تشکیلات ژن lux ۱۵
- ۴-۷-۱- ویبریو فیشری (*V.fischeri*) ۱۶
- ۱-۴-۷-۱- توصیف پدیده Quorum sensing ۱۶
- ۵-۷-۱- کاربرد باکتری‌های بیولومینسانس ۱۸
- ۶-۷-۱- روش‌های نگهداری باکتری‌ها در بیوسنسور میکروبی ۱۸
- ۱-۶-۷-۱- خشک کردن تحت فریز ۱۹
- ۲-۶-۷-۱- خشک کردن تحت خلاء ۱۹
- ۳-۶-۷-۱- کشت مداوم ۱۹
- ۴-۶-۷-۱- تثبیت و کپسوله شدن ۱۹
- ۱-۴-۶-۷-۱- تثبیت به روش سل - ژل ۲۰
- ۲-۴-۶-۷-۱- ساخت شیشه‌های سل - ژل ۲۰
- ۳-۴-۶-۷-۱- مراحل تهیه فیلم سل - ژل ۲۱
- ۴-۴-۶-۷-۱- معایب و مزایای فرایند سل - ژل ۲۲
- ۵-۴-۶-۷-۱- مزایای گیرانداختن پروتئین‌ها در شیشه‌های سل - ژل ۲۳
- ۶-۴-۶-۷-۱- فاکتورهای تأثیرگذار بر فرایند سل - ژل در بیوسنسورهای میکروبی ۲۳

۲۵ ۷-۷-۱- سورفکتانت سدیم دودسیل سولفات
۲۶ ۸-۷-۷-۱- آفلاتوکسین M ₁
۲۹ ۸-۱ هدف پروژه

فصل دوم: مواد و روش‌ها

۳۱ ۱-۲- مواد و وسایل مورد استفاده
۳۳ ۲-۲- روش کار
۳۳ ۱-۲-۲- استریل کردن وسایل آزمایشگاهی
۳۳ ۳-۲-۲- محیط کشت باکتریایی SWC
۳۴ ۴-۲-۲- کشت باکتری
۳۴ ۵-۲-۲- رنگ آمیزی گرم
۳۵ ۳-۲- آزمایشات تجربی
۳۵ ۱-۳-۲- بهینه سازی شدت نشر باکتری در فاز محلول
۳۵ ۱-۱-۳-۲- تغییرات جذب همگام با رشد باکتری
۳۶ ۲-۱-۳-۲- شدت نشر بیولوژیستاس باکتری
۳۶ ۳-۱-۳-۲- اثر پارامترهای موجود در محیط کشت باکتری
۳۸ ۲-۳-۲- رفتار باکتری در بازه زمانی کوتاه مدت
۳۸ ۱-۲-۳-۲- اثر دما
۳۸ ۲-۲-۳-۲- اثر حجم
۳۸ ۳-۲-۳-۲- اثر زمان فریز
۳۹ ۳-۳-۲- سنجش آنالیت‌ها
۳۹ ۱-۳-۳-۲- سنجش سورفکتانت آنیونی سدیم دودسیل سولفات
۴۰ ۲-۳-۳-۲- سنجش آفلاتوکسین M ₁
۴۲ ۴-۲- آزمایشات تجربی در فاز تثبیت
۴۲ ۱-۴-۲- تثبیت باکتری ویبریو فیشری
۴۲ ۱-۱-۴-۲- محلول مورد استفاده برای تثبیت باکتری

۴۲ ۲-۴-۱-۲- تهیه محلول‌های سل-ژل
۴۳ ۲-۴-۱-۳- تهیه محلول‌های شستشوی سطح لامل
۴۳ ۲-۴-۱-۴- تهیه بستر به روش سل-ژل
۴۴ ۲-۴-۱-۵- تثبیت باکتری
۴۴ ۲-۴-۱-۶- مشخصات بستر و نمونه باکتری تثبیت شده در بستر سل-ژل
۴۵ ۲-۴-۲- اثر پارامترهای مختلف بر رفتار باکتری تثبیت شده
۴۵ ۲-۴-۲-۱- اثر دما
۴۵ ۲-۴-۲-۲- اثر زمان فریز
۴۵ ۲-۴-۲-۳- اثر حجم بستر
۴۶ ۲-۴-۲-۴- اثر زمان ژله‌ای شدن
۴۶ ۲-۴-۲-۵- اثر حجم آنالیت
۴۶ ۲-۴-۳- سنجش آنالیت‌ها
۴۶ ۲-۴-۳-۱- سنجش سورفکتانت آنیونی SDS

فصل سوم: نتایج و بحث

۴۹ ۳-۱- مقدمه
۴۹ ۳-۲- کشت باکتری و بیوریو فیشری
۵۰ ۳-۳- رنگ آمیزی گرم
۵۱ ۳-۴- آزمایشات تجربی در فاز محلول
۵۱ ۳-۴-۱- بهینه سازی نشر باکتری
۵۱ ۳-۴-۱-۱- کنترل رشد باکتری به روش سنجش جذب
۵۲ ۳-۴-۲- کنترل رشد باکتری به روش سنجش نشر نور
۵۳ ۳-۴-۳- بررسی پارامترهای مختلف بر شدت نشر باکتری در واحدزمان
۵۳ ۳-۴-۳-۱- اثررقت باکتری
۵۵ ۳-۴-۳-۲- اثر حجم
۵۶ ۳-۴-۳-۳- اثر پارامترهای موجود در ترکیب محیط کشت باکتری

- ۶۱..... ۴-۴-۳ - رفتار باکتری در بازه زمانی کوتاه مدت
- ۶۲..... ۱-۴-۴-۳ - اثر دما
- ۶۳..... ۲-۴-۴-۳ - اثر زمان فریز
- ۶۴..... ۵-۴-۳ - سنجش آنالیت‌ها
- ۶۴..... ۱-۵-۴-۳ - سنجش سورفکتانت آنیونی سدیم دودسیل سولفات
- ۶۴..... ۱-۱-۵-۴-۳ - سنجش سورفکتانت در نمونه باکتری غیرفریز
- ۶۸..... ۲-۱-۵-۴-۳ - سنجش سورفکتانت در نمونه باکتری ۸ روز فریز
- ۷۱..... ۲-۵-۴-۳ - سنجش آفلاتوکسین M1
- ۸۰..... ۳-۵-۴-۳ - سنجش آفلاتوکسین M1 در نمونه طبیعی شیر
- ۸۴..... ۵-۳-۳ - آزمایشات بررسی رفتار باکتری در فاز تثبیت
- ۸۴..... ۱-۵-۳ - مطالعات میکروسکوپ الکترونی (SEM)
- ۸۵..... ۲-۵-۳ - تعیین اندازه ذرات سیلیکا
- ۸۵..... ۳-۵-۳ - نتایج پارامترهای مختلف بررسی شده بر رفتار باکتری در فاز تثبیت
- ۸۶..... ۱-۳-۵-۳ - اثر حجم نمونه تثبیت شده حاوی باکتری
- ۸۷..... ۲-۳-۵-۳ - اثر زمان فریز
- ۸۸..... ۳-۳-۵-۳ - اثر زمان ژله‌ای شدن بر بستر
- ۸۹..... ۴-۳-۵-۳ - اثر حجم آنالیت
- ۹۱..... ۴-۳-۵-۳ - سنجش آنالیت‌ها
- ۹۱..... ۵-۳-۵-۳ - سنجش سورفکتانت آنیونی SDS
- ۹۳..... ۵-۳-۵-۳ - سنجش سورفکتانت SDS در نمونه شیر
- ۹۷..... ۶-۳ - نتیجه گیری کلی
- ۹۹..... ۷-۳ - پیشنهادات

فصل چهارم: منابع و مأخذ

۱۰۱..... References

فهرست جداول

- جدول ۱-۱: حداکثر مقدار آفاتوکسین M1 در کشورهای مختلف..... ۲۷
- جدول ۱-۲: فهرست مواد و ترکیبات شیمیایی مورد استفاده..... ۳۱
- جدول ۲-۲: فهرست دستگاه‌ها و وسایل آزمایشگاهی مورد استفاده..... ۳۲
- جدول ۲-۳: ترکیبات تشکیل دهنده محیط کشت SWC مایع..... ۳۴
- جدول ۳-۱: مقایسه زمان ماندگاری نشر در نمونه‌های رقیق شده (۱:۲۰) باکتری ویبریوفیشری در محیط‌های کشت با نسبت متغیر پپتون به گلیسرول در بازه زمانی ۳۰ ساعت از رشد باکتری..... ۵۷
- جدول ۳-۲: در صد مهار شدگی نشر بیولومینسانس باکتری ویبریوفیشری (*V.fischeri*) در نمونه های تیمار شده در غلظت های مختلف آفاتوکسین M1..... ۷۶
- جدول ۳-۳: مقایسه رفتار خطی شدت نشر بیولومینسانس در باکتری نمونه شاهد و طبیعی شیر پاستوریزه تیمار شده با آفاتوکسین M1 در زمان‌های پاسخ دهی مختلف..... ۸۱
- جدول ۳-۴: مقایسه رفتار خطی شدت نشر بیولومینسانس باکتری با غلظت SDS در نمونه شاهد و طبیعی در زمان‌های پاسخ دهی مختلف ۹۶

فهرست اشکال

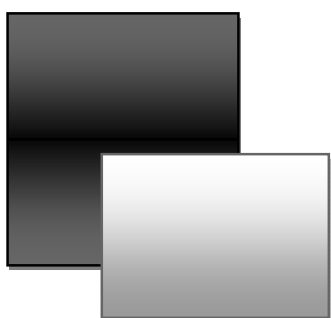
- شکل ۱-۱: طرح شماتیک یک بیوسنسور ۲
- شکل ۱-۲: ساختار آنزیم لوسیفراز ۱۴
- شکل ۱-۳: ترتیب قرارگیری ژن ساختاری در اپرون *lux* ۱۵
- شکل ۱-۴: مولکول‌های خود القاء در باکتری بیولومینسانس ویبریو فیشری (*V.fischeri*)، ویبریوهاروی (*V.harveyi*) ۱۶
- شکل ۱-۵: مراحل ساخت مونولیت سل - ژل ۲۱
- شکل ۱-۶: ساختار سورفکتانت سدیم دودسیل سولفات ۲۵
- شکل ۱-۷: ساختار شیمیایی آفلاتوکسین B₁ و M₁ ۲۶
- شکل ۳-۱: نمایشی از کشت زیگزاکی باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) در محیط کشت جامد SWC ۴۹
- شکل ۳-۲: تولید نور لومینسانس توسط باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) در محیط کشت مایع SWC ۵۰
- شکل ۳-۳: نمایشی از مرفولوژی و شکل باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) پس از رنگ آمیزی گرم ۵۰
- شکل ۳-۴: نمودار کنترل رشد باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) به روش سنجش جذب در بازه زمانی ۳۲ ساعت .. ۵۲
- شکل ۳-۵: نمودار کنترل رشد باکتری به روش سنجش نشر بیولومینسانس باکتری *V.fischeri* در بازه زمانی ۳۲ ساعت ۵۳
- شکل ۳-۶: تغییر شدت نشر بیولومینسانس باکتری *V.fischeri* در بازه زمانی ۳۲ ساعت آنکوباسیون ۵۴
- شکل ۳-۷: تغییر شدت نشر بیولومینسانس در حجم‌های مختلف از نمونه باکتری *V.fischeri* رقیق شده در بازه زمانی ۳۰ ساعت ۵۵
- شکل ۳-۸: اثر تغییر نسبت وزنی پیتون به گلیسرول بر شدت نشر بیولومینسانس باکتری *V.fischeri* در بازه زمانی ۳۰ ساعت از رشد ۵۶
- شکل ۳-۹: اثر تغییر نسبت وزنی پیتون بر شدت نشر بیولومینسانس باکتری *V.fischeri* در بازه زمانی ۳۰ ساعت از رشد ۵۹
- شکل ۳-۱۰: شدت نشر باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) در بازه زمانی ۳۰ ساعت از رشد در محیط کشت با درصد متفاوت گلیسرول ۶۱
- شکل ۳-۱۱: اثر دماهای مختلف (۲۰-، ۴ و ۲۵ درجه سانتیگراد) بر نشر باکتری در بازه زمانی ۱۵ دقیقه ۶۲
- شکل ۳-۱۲: شدت نشر بیولومینسانس باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) در زمان مختلف فریز (۱، ۲، ۳، ۴، ۶ و ۸ روز) ۶۳
- شکل ۳-۱۳: اثر پاسخ‌دهی باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) غیر فریز به سدیم دودسیل سولفات (SDS) در غلظت‌های مختلف (۰، ۰/۲، ۰/۴ و ۱/۶ میلی مولار) در بازه زمانی ۳۰ دقیقه ۶۵

- شکل ۳-۱۴: اثر پاسخ‌دهی باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) غیر فریز به سدیم دودسیل سولفات (SDS) در غلظت‌های مختلف (۰، ۰/۲، ۰/۴، ۰/۸ و ۱/۶) میلی مولار در بازه زمانی ۲۰ دقیقه ۶۶
- شکل ۳-۱۵: تغییرات شدت نشر بیولومینسانس باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) کشت ۱۸ ساعته در بازه زمانی ۱۰ دقیقه نسبت به غلظت‌های مختلف (۰/۰۰۲، ۰/۰۰۲، ۰/۰۲، ۰/۲ میلی مولار) از SDS ۶۷
- شکل ۳-۱۶: تغییرات شدت نشر باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) در نمونه کشت ۱۸ ساعته تیمار شده در غلظت‌های مختلف (۰، ۰/۰۰۲، ۰/۰۲، ۰/۲ میلی مولار) از سورفکتانت سدیم دودسیل سولفات (SDS) در بازه زمانی تیمار ۱۰ دقیقه ۶۸
- شکل ۳-۱۷: نمودار پاسخ‌دهی باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) در نمونه‌های ۸ روز فریز تیمار شده با غلظت‌های مختلف (۰، ۰/۰۰۰۲، ۰/۰۰۲، ۰/۰۲، ۰/۲ میلی مولار) از سدیم دودسیل سولفات (SDS) در بازه زمانی ۱۵ دقیقه تیمار ۶۹
- شکل ۳-۱۸: نمودار شدت نشر باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) در نمونه‌های فریز شده (۸ روز) تیمار شده با غلظت‌های مختلف (۰/۰۰۰۲، ۰/۰۰۲، ۰/۰۲، ۰/۲ میلی مولار) سورفکتانت SDS در زمانهای تیمار مختلف ۷۰
- شکل ۳-۱۹: تاثیر محلول آفاتوکسین M1 در غلظت ۰/۰۱ نانوگرم در میلی لیتر (ppt) بر نمونه‌های باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) تیمار شده در دماهای مختلف ۷۲
- شکل ۳-۲۰: نمودار پاسخ‌دهی باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) بر نمونه فریز شده (۸ روز) در بازه زمانی ۱۰ دقیقه تیمار با محلول آفاتوکسین در غلظت‌های ۰/۰۱ و ۱۰ نانوگرم بر میلی لیتر (ppt) ۷۴
- شکل ۳-۲۱: نمودار بررسی پاسخ‌دهی نمونه‌های ۸ روز باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) نسبت به غلظت‌های مختلف (۰، ۰/۰۰۸، ۰/۰۴، ۰/۲ و ۲) نانوگرم در میلی لیتر (ppt) از آفاتوکسین M1 در بازه زمانی ۱۵ دقیقه ۷۵
- شکل ۳-۲۲: در صد مهار شدگی نشر باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) در نمونه‌های تیمار شده با غلظت‌های مختلف (۰، ۰/۰۰۸، ۰/۰۴، ۰/۲ و ۲) نانوگرم در میلی لیتر (ppt) از آفاتوکسین M1 در بازه زمانی ۱۵ دقیقه تیمار ۷۶
- شکل ۳-۲۳: پاسخ‌دهی باکتری ویبریو فیشری ۸ روز فریز نسبت به غلظت‌های ۰/۰۰۸، ۰/۰۴ و ۰/۲ نانوگرم در میلی لیتر (ppt) در زمان تیمار مختلف ۱ تا ۱۵ دقیقه ۷۷
- شکل ۳-۲۴: شدت نشر بیولومینسانس باکتری ویبریو فیشری ۸ روز فریز در زمان ۱۵ دقیقه انکوباسیون با نمونه‌های تیمار شده با غلظت‌های مختلف (۰، ۰/۰۰۸، ۰/۰۴، ۰/۲ و ۲) نانوگرم در میلی لیتر (ppt) از آفاتوکسین M1 ۸۰
- شکل ۳-۲۵: نمودار تغییرات نشر باکتری ویبریو فیشری نسبت به غلظت‌های مختلف (۰/۰۰۸، ۰/۰۴، ۰/۲ نانوگرم در لیتر آفاتوکسین M1 در زمان‌های ۱-۱۵ دقیقه ۸۲
- شکل ۳-۲۶: میکروگراف الکترونی باکتری ویبریو فیشری (*V.fischeri*) تثبیت شده در بستر سیلیکا به روش سل-ژل ۸۴

- شکل ۳-۲۷: اندازه ذرات سیلیکا در بستر تهیه شده به روش سل-ژل..... ۸۵
- شکل ۳-۲۸: تاثیر حجم نمونه تثبیت شده بر ماندگاری شدت نشر باکتری ویبریوفیشری (*V.fischeri*) تثبیت شده
- ۸ روز فریز (-20°C) در بستر سیلیکا به روش سل-ژل..... ۸۶
- شکل ۳-۲۹: اثر زمان فریز بر شدت نشر باکتری ویبریوفیشری (*V.fischeri*) در بازه زمانی ۱۵ دقیقه..... ۸۷
- شکل ۳-۳۰: اثر زمان زله‌ای شدن بستر سیلیکا بر شدت نشر بیولومینسانس باکتری ویبریوفیشری (*V.fischeri*)
- در نمونه‌های تثبیت شده ۸ روز فریز (-20°C) در بازه زمانی ۲۰ دقیقه..... ۸۸
- شکل ۳-۳۱: اثر حجم آنالیت بر پاسخ‌دهی باکتری ویبریوفیشری (*V.fischeri*) در سنجش غلظت‌های مختلف SDS
- در بازه زمانی ۱۵ دقیقه..... ۸۹
- شکل ۳-۳۲: پاسخ‌دهی نمونه‌های تیمار شده باکتری ویبریوفیشری (*V.fischeri*) در غلظت‌های مختلف
- ($0/2$ ، $0/0.2$ ، $0/0.02$ ، $0/0.002$) میلی مولار) سدیم دودسیل سولفات (SDS) در بازه زمانی ۱۵ دقیقه تیمار..... ۹۱
- شکل ۳-۳۳: زمان پاسخ‌دهی نمونه‌های تیمار شده باکتری ویبریوفیشری با غلظت‌های مختلف
- ($0/2$ ، $0/0.2$ ، $0/0.02$ ، $0/0.002$) میلی مولار) از سدیم دودسیل سولفات (SDS)..... ۹۲
- شکل ۳-۳۴: زمان پاسخ‌دهی نمونه‌های تیمار شده باکتری ویبریوفیشری با غلظت‌های مختلف
- ($0/2$ ، $0/0.2$ ، $0/0.02$) میلی مولار) از SDS در شیر..... ۹۳
- شکل ۳-۳۵: نمودار تغییرات نشر باکتری ویبریوفیشری تثبیت شده به روش سل-ژل نسبت به غلظت‌های مختلف
- ($0/2$ ، $0/0.2$ ، $0/0.02$) نانوگرم در میلی لیتر (ppt) SDS در نمونه شیر و زمان‌های مختلف..... ۹۴

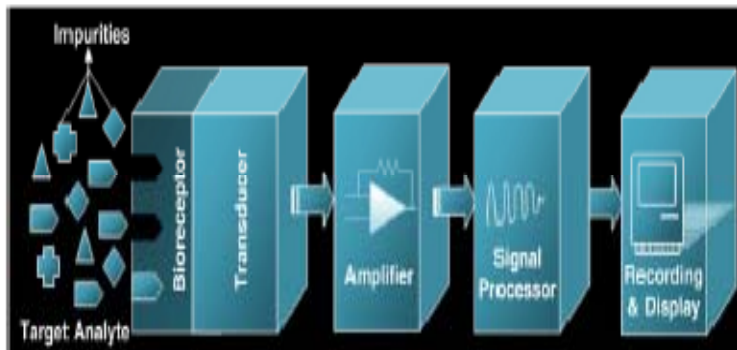
فصل اول

مقدمه



۱-۱- تعریف بیوسنسور

یک بیوسنسور^۱ همگرایی دو اصطلاح متقابل را نشان می‌دهد: اختصاصی بودن و انتخاب‌پذیری سیستم‌های بیولوژیکی که با قدرت محاسباتی میکروپردازشگرها ترکیب می‌شود. بیوسنسورهای کلاسیک به عنوان ابزار آنالیز کننده‌ای تعریف می‌شوند که در آن یک جزء زیستی به یک مبدل متصل شده و یک سیگنال بیولوژیکی را به سیگنال الکتریکی قابل اندازه‌گیری تبدیل می‌کند (شکل ۱-۱). در سال‌های اخیر استفاده از بیوسنسورها به عنوان ابزارهای کمی و نیمه کمی حساس، دقیق و سریع در تشخیص ترکیبات مختلف در عرصه‌های مختلف دامپزشکی، صنایع غذایی، باغبانی، داروسازی، صنعت پتروشیمی، محیط زیست، دفاع و ایمنی رو به افزایش است [۱، ۲].



شکل ۱-۱: طرح شماتیک یک بیوسنسور [۳]

۱-۲- اجزاء بیوسنسور

بیوسنسور دارای دو بخش اصلی یک بیورسپتور^۲ (عناصر تشخیص دهنده زیستی) و مبدل است.

۱-۲-۱- بیورسپتور(عناصر فعال زیستی)^۳

بیورسپتورها، عناصر فعال زیستی هستند که توانایی تشخیص اختصاصی مولکول‌های هدف از سایر عناصر را دارند. یک بیورسپتور می‌تواند یکی از عوامل فوق باشد: آنزیم، آنتی‌بادی، میکروارگانیسم، سلول، تکه‌های بافت، تراشه‌های اسید نوکلئیک^۴، هورمون‌ها، رسپتورها، کوفاکتورها و ارگانل‌ها است. تحقیقات نشان داده است که میکروارگانیسم‌ها و آنزیم‌ها به عنوان پروب‌های بیولوژیکی مناسب در بیوسنسورها کاربردمتنوعی دارند [۴].

¹ - Biosensor

² - Bioreceptor

³ - Biological elements

⁴ - DNA probe



۱-۲-۲-۱- مبدل^۱

مبدل بخش اصلی از یک بیوسنسور است که پدیده تشخیص داده شده زیستی را به یک سیگنال الکتریکی قابل اندازه‌گیری چون پتانسیل، جریان، جذب نور، نشر نور و غیره تبدیل می‌کند. خروجی مبدل می‌تواند بطور مستقیم نمایش داده شود یا به وسیله یک ریز پردازشگر یا آمپلی فایر یا سایر تکنیک‌ها مورد پردازش بیشتر قرار گیرد.

۱-۲-۳- آمپلی فایر^۲

آمپلی فایرها، دستگاه‌های الکترونیکی استاندارد هستند که سیگنال‌های مبدل را قبل از رساندن به نمایشگر پردازش می‌کنند.

۱-۳- طبقه‌بندی بیوسنسورها

بیوسنسورها براساس عناصر حسگر زیستی و نوع مبدل طبقه‌بندی می‌شوند.

۱-۳-۱- طبقه‌بندی براساس اجزای زیستی

بیوسنسورها براساس عناصر حسگر زیستی به انواع بیوسنسورهای آنزیمی، ایمونوسنسورها و بیوسنسور سلولی طبقه‌بندی شده‌اند.

۱-۳-۱-۱- بیوسنسورهای آنزیمی

آنزیم‌ها، جزء اولین عناصر شناساگر ملکولی در بیوسنسورها شناخته شده‌اند. بیوسنسورهای آنزیمی سیگنال‌های ناشی از فرآیندهای کاتالیتیکی آنزیم‌های تثبیت شده بر سطح الکتروود و آنالیت هدف را به پاسخ‌های قابل اندازه‌گیری تبدیل می‌کند، پاسخ‌ها متناسب با غلظت آنالیت هدف است. اولین بیوسنسور آنزیمی توسط دانشمندان کلارک و لیونر در سال ۱۹۶۷ به منظور تعیین میزان گلوکز خون ساخته شد که غلظت گلوکز در خون متناسب با میزان اکسیژن مصرف شده در واکنش کاتالیز شده توسط آنزیم گلوکز اکسیداز اندازه‌گیری شد. طی تحقیقات بعدی بیوسنسورهای آنزیمی دیگر چون بیوسنسور لاکتات، اوره، کراتینین و غیره برای تعیین میزان متابولیت‌های مهم لاکتات، اوره و کراتینین در مایعات بیولوژیکی بدن در زمینه پزشکی بالینی طراحی شدند. بیوسنسور لاکتات بر پایه آنزیم لاکتات دهیدروژناز تثبیت شده بر روی پلی اورتان برای تعیین لاکتات کل خون استفاده شد. مثال دیگر بیوسنسورهای آنزیمی برای تشخیص آلاینده‌های محیطی چون آفت‌کش‌ها، حشره‌کش‌ها بر پایه

¹ - Transducer

² - Ampilifier