

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ



وزارت علوم، تحقیقات و فناوری
پژوهشگاه ملی مهندسی ژنتیک و زیست فناوری
گروه صنعت و محیط زیست

رساله جهت دریافت دکترای تخصصی ژنتیک مولکولی

جدا سازی باکتریهای بومی تولید کننده آنزیم کلستروول اکسیداز و انجام مطالعات
ژنتیکی بر روی آنها

نگارش

حامد اسمعیل لشکریان

اساتید راهنما

دکتر جمشید راهب

دکتر حسین شهبانی ظهیری

اساتید مشاور:

دکتر مجید صادقی زاده

دکتر بیژن بمبئی

شهریور ماه ۱۳۸۹

حق استفاده از مفاد پایان نامه برای پژوهشگاه ملی مهندسی ژنتیک و زیست فناوری محفوظ است

تقدیم به :

پدرم و مادر فرهیخته ام، دو موهبت الهی که برای موفقیت من از همه تعلقات دنیوی چشم پوشی نمودند.

به همسر مهربانم، که در تمام لحظات دوران این مقطع صادقانه یاریم نمود.

به خواهران ارجمندم، که با دلگرمی مرا به ادامه راه تشویق نمودند.

به پسر دلبندم، که در تمام این مدت تفریح، آسایش و راحتی را از او دریغ نمودم.

چکیده:

هدف از این پژوهش جداسازی میکروارگانیسمهای بومی مولد کلستروال اکسیداز، غربالگری میکروبهای جداسازی شده بر اساس میزان تولید آنزیم و فعالیت آنزیمی و انجام مطالعات ژنتیکی می باشد. به منظور دستیابی به سویه بومی مولد آنزیم کلستروال اکسیداز (Cho)، نمونه های خاک، آب، پساب کارخانجات چرم و پوست، صابون سازی فرآورده های لبنی جمع آوری گردید. نمونه های گرفته شده در محیط کشت غربالگری که تنها منبع کربن آن کلستروال می باشد، کشت داده شد. سپس جهت انجام آنالیز فیلوژنیک، بخشی از توالی ژن 16S rRNA بوسیله روش PCR و با استفاده از پرایمرهای استاندارد ازدیاد گردید. در مرحله بعد، آزمایش سنجش فعالیت آنزیمی متصل به غشا و خارج سلولی بر روی باکتری فوق انجام گردید و فعالیت آنزیمی کلستروال اکسیداز سویه جداسازی شده سنجیده شد و تاثیر شرایط متفاوت دمایی و pH و نیز غلظتهای مختلف از سوبسترا مورد بررسی قرار گرفت. در آخر ژن مربوطه با روش PCR جداسازی، در وکتور بیانی *pET23a* کلون و در میزبان *E.Coli BL21 plyss* بیان گردید.

در این مطالعه میکروارگانیسم بومی مولد کلستروال اکسیداز با قابلیت ترشح آنزیم خارج سلولی جدا گردید. این باکتری بواسطه خصوصیات مورفولوژیکی، بیوشیمیایی و روشهای تائیدی مولکولی جزء گونه *Rhodococcus* با قابلیت ترشح خارج سلولی و متصل به غشا طبقه بندی گردید. این آنزیم در محدوده وسیع از pH و دما فعال بوده، دما و pH بهینه آن به ترتیب 35°C و ۷/۵ می باشد. کلید واژه: کلستروال اکسیداز، رودوکوکوس، جداسازی، شناسایی.

فهرست مطالب

فصل اول : مقدمه

۱-۱	آنزیم	۳
۲-۱	نامگذاری و طبقه‌بندی آنزیمها	۴
۳-۱	اهمیت آنزیمها و نحوه عملکرد آنها	۶
۴-۱	عوامل موثر بر فعالیت آنزیمها	۷
۵-۱	تعیین فعالیت آنزیمها	۸
۶-۱	تعیین پارامترهای کینتیکی آنزیم	۸
۷-۱	منابع آنزیمی	۱۱
۸-۱	جداسازی آنزیمها	۱۱
۱-۸-۱	روش آنزیمی	۱۲
۲-۸-۱	روش فیزیکی	۱۲
۳-۸-۱	روشهای شیمیایی	۱۳
۹-۱	آنزیم کلستروول اکسیداز	۱۳
۱۰-۱	ساختمان آنزیم	۱۵
۱۱-۱	واکنش انجام شده و مکانیسم آن	۱۷
۱۲-۱	مهارکننده‌های آنزیمی	۱۷
۱۳-۱	کاربردهای آنزیم	۱۷
۱۴-۱	ویژگیهای آنزیمی کلستروول اکسیداز	۱۸
۱۵-۱	روشهای سنجش فعالیت آنزیم کلستروول اکسیداز	۱۹
۱-۱۵-۱	تعیین فعالیت براساس ۴-کلستن-۳-ان	۱۹
۲-۱۵-۱	تعیین فعالیت براساس H_2O_2 تولیدی	۱۹
۳-۱۵-۱	تعیین فعالیت آنزیم براساس O_2 مصرفی	۲۰
۱۶-۱	ویژگی سوبسترای آنزیم کلستروول اکسیداز	۲۰
۱۷-۱	آنزیمهای کلستروول اکسیداز نو ترکیب	۲۱
۱۸-۱	اهمیت موضوع تحقیق	۲۳

فصل دوم: مواد و روشها

۱-۲	مواد	۲۵
۱-۱-۲	باکتریها	۲۵
۲-۱-۲	مواد شیمیایی و کیتها	۲۵
۳-۱-۲	نرم افزارها	۲۸

۲۸ دستگاه‌ها ۴-۱-۲
۲۸ روشها ۲-۲
۲۸ جمع‌آوری و آماده‌سازی نمونه جهت کشت میکروبی ۱-۲-۲
۲۹ کشت نمونه‌ها جهت بدست آوردن باکتری ۲-۲-۲
۳۰ تعیین هویت میکروب‌های جدا شده ۳-۲-۲
۳۲ تأیید فعالیت کلستروال اکسیداز باکتری ۴-۲-۲
۳۳ سنجش فعالیت آنزیمی ۵-۲-۲
۳۴ سنجش فعالیت آنزیم کلستروال اکسیداز ۶-۲-۲
۳۵ تعیین دمای بهینه فعالیت آنزیم کلستروال اکسیداز خارج سلولی ۷-۲-۲
۳۵ تعیین pH بهینه فعالیت کلستروال اکسیداز ۸-۲-۲
۳۵ رسم منحنی استاندارد غلظت سویسترا ۹-۲-۲
۳۵ استخراج DNA ژنومی باکتری ۱۰-۲-۲
۳۶ طراحی پرایمر برای تکثیر ژن کلستروال اکسیداز ۱۱-۲-۲
۳۷ تکثیر ژن کلستروال اکسیداز ۱۲-۲-۲
۳۷ خالص‌سازی محصولات PCR ۱۳-۲-۲
۳۸ کلون کردن ژن Cho در وکتور کلونینگ ۱۴-۲-۲
۳۹ ترانسفورمیشن ۱۵-۲-۲
۳۹ تهیه سلول مستعد ۱۶-۲-۲
۴۰ مراحل انتقال DNA ۱۷-۲-۲
۴۰ تأیید کلونینگ ۱۸-۲-۲
۴۱ کلونینگ ژن کلستروال اکسیداز در وکتور بیانی <i>pET23a</i> ۱۹-۲-۲
۴۳ انتقال پلاسمید نو ترکیب به میزبان <i>E. Coli DH5a</i> ۲۰-۲-۲
۴۳ انتخاب کلونهای مثبت ۲۱-۲-۲
۴۳ تأثیر حضور پلاسمید نو ترکیب در کلونهای مقاوم ۲۲-۲-۲
۴۵ ترانسفورمسیون میزبان بیانی با پلاسمید حاوی ژن کلستروال اکسیداز ۲۳-۲-۲
۴۵ انتخاب و تأیید کلونهای مثبت ۲۴-۲-۲
۴۵ بیان ژن کلستروال اکسیداز ۲۵-۲-۲
۴۶ بررسی بیان ژن کلستروال اکسیداز ۲۶-۲-۲
۴۶ بررسی حضور پروتئین نو ترکیب با روش SDS-PAGE ۱-۲۶-۲-۲
۴۶ تعیین غلظت مناسب القا کننده جهت بیان بهتر آنزیم نو ترکیب ۲-۲۶-۲-۲
۴۸ خالص سازی آنزیم نو ترکیب ۲۷-۲-۲
۴۸ تعیین فعالیت آنزیم کلستروال اکسیداز نو ترکیب ۲۸-۲-۲
۵۰ تعیین دمای بهینه فعالیت کلستروال اکسیداز نو ترکیب ۱-۲۸-۲-۲
۵۰ تعیین پایداری دمایی آنزیم کلستروال اکسیداز سویه بومی و نو ترکیب ۲-۲۸-۲-۲

- ۲-۲-۲۸-۳ تعیین pH بهینه فعالیت کلسترول اکسیداز نو ترکیب..... ۵۰
- ۲-۲-۲۸-۴ تعیین پایداری آنزیم کلسترول اکسیداز سویه بومی و نو ترکیب در pH های متفاوت..... ۵۰
- ۲-۲-۲۸-۵ رسم نمودار معادلات میکائیلیس-منتون جهت آنزیم سویه بومی و نو ترکیب..... ۴۹

فصل سوم: نتایج

- ۳-۱ جداسازی باکتری از نمونه های کشت شده..... ۵۱
- ۳-۲ تعیین هویت میکروبهای جدا شده..... ۵۲
- ۳-۳ آزمایشهای بیوشیمیایی تعیین هویت باکتری..... ۵۳
- ۳-۴ تعیین هویت مولکولی باکتری..... ۵۳
- ۳-۵ تأیید فعالیت کلسترول اکسیدازی باکتری گونه *Rhodococcus sp. strain 501*..... ۵۵
- ۳-۶ سنجش فعالیت آنزیمی..... ۶۰
- ۳-۶-۱ سنجش دمای بهینه فعالیت آنزیم کلسترول اکسیداز خارج سلولی..... ۶۰
- ۳-۶-۲ سنجش pH بهینه فعالیت آنزیم..... ۵۸
- ۳-۷ تکثیر ژن کلسترول اکسیداز..... ۵۹
- ۳-۸ کلونینگ ژن کلسترول اکسیداز (Cho)..... ۶۳
- ۳-۹ کلونینگ ژن کلسترول اکسیداز در وکتور بیانی *pET23a*..... ۶۲
- ۳-۱۰ بررسی بیان ژن کلسترول اکسیداز..... ۷۰
- ۳-۱۱ خالص سازی آنزیم نو ترکیب..... ۷۱
- ۳-۱۲ دمای بهینه فعالیت آنزیم نو ترکیب..... ۶۷
- ۳-۱۳ مقایسه فعالیت کلسترول اکسیداز نو ترکیب با آنزیم سویه وحشی در دما های مختلف..... ۶۸
- ۳-۱۴ pH بهینه فعالیت آنزیم نو ترکیب..... ۶۹
- ۳-۱۵ مقایسه فعالیت کلسترول اکسیداز نو ترکیب با آنزیم سویه وحشی در pH های مختلف..... ۷۰
- ۳-۱۶ پایداری دمایی آنزیم کلسترول اکسیداز سویه بومی..... ۷۰
- ۳-۱۷ پایداری دمایی آنزیم کلسترول اکسیداز سویه نو ترکیب..... ۷۱
- ۳-۱۸ پایداری pH آنزیم کلسترول اکسیداز سویه بومی..... ۷۲
- ۳-۱۹ پایداری pH آنزیم کلسترول اکسیداز سویه نو ترکیب..... ۷۳
- ۳-۲۰ محاسبه معیار های کینتیکی آنزیم کلسترول اکسیداز..... ۷۴
- ۳-۲۱ آنالیز بیوانفورماتیک ژن کلسترول اکسیداز (Cho 501)..... ۸۱
- ۳-۲۱-۱ یافتن توالیهای نوکلئوتیدی در بانک ژنی..... ۸۱
- ۳-۲۱-۲ یافتن بخش محافظت شده توالی ژن کلسترول اکسیداز بدست آمده (Conserve domain)..... ۸۱
- ۳-۲۱-۳ تعیین ساختار دوم کلسترول اکسیداز با استفاده از روش PHD..... ۷۹
- ۳-۲۱-۴ مدل سازی با استفاده از CPH Model جهت پیشگویی ساختمان سوم پروتئین..... ۸۱
- ۳-۲۱-۵ رسم درختواره فیلوژنیک آنزیم کلسترول اکسیداز باکتری *Rhodococcus sp. 501*..... ۸۱

فصل چهارم: بحث

۹۰ بحث ۱-۴
۹۸ فهرست و منابع
۱۰۸ ضمیمه
۱۴۹ چکیده انگلیسی

فهرست جدول‌ها

- جدول ۱-۱- نوع و عمل آنزیم‌ها..... ۵
- جدول ۱-۳- محلها و نمونه‌های اخذ شده جهت آماده‌سازی و کشت میکروبی..... ۵۱
- جدول ۲-۳- نتایج آزمایشهای بیوشیمیایی تعیین هویت باکتری‌های جدا شده از نمونه خاک..... ۵۳

فهرست نمودارها و شکل‌ها

- شکل ۱-۱- نمودار رابطه میکایلیس - متون..... ۹
- شکل ۱-۲- منحنی معادله لینوربرگ آنزیم کلاستروکسیداز..... ۱۰
- شکل ۱-۳- مکانسیم عمل آنزیم کلاستروکسیداز(۱۱)..... ۱۴
- شکل ۲-۱- تولید ماده رنگی در حضور H_2O_2 و ۴-آمینوآنتی‌پیرین..... ۲۰
- شکل ۳-۱- مکانسیم عمل آنزیم کلاستروکسیداز..... ۲۱
- شکل ۱-۳- کلنی های موکوتیدی رشدیافته بر روی محیط آگارخون دار..... ۵۲
- شکل ۲-۳- تصویر باکتری گرم مثبت رشد یافته بر روی محیط کشت مینرال که حاوی کلاستروکسیداز به عنوان تنها منبع کربن میباشد. باکتریها به صورت کوکوباسیل‌های گرم مثبت چسبیده به هم دیده می‌شوند..... ۵۲
- شکل ۳-۳- الکتروفورز محصول PCR (16s rRNA) باکتریهای بدست آمده با پرایمرهای استاندارد. ۱ و ۲: سویه های جدا سازی شده ۵۰۱ و ۵۰۲، مارکر 100bp..... ۵۴
- شکل ۴-۳- قهوه‌های شدن محیط کشت توسط باکتریهای *Rhodococcus sp.501,502* مولد آنزیم کلاستروکسیداز..... ۵۵
- شکل ۵-۳- قرمز شدن محیط کشت در اثر واکنش آنزیم کلاستروکسیداز باکتری *Rhodococcus sp.501,502* با معرف رنگزای HRP..... ۵۶
- نمودار ۱-۳- فعالیت آنزیم خارج سلولی کلاستروکسیداز سویه های جدا شده..... ۵۷
- نمودار ۲-۳- فعالیت خارج سلولی و متصل به غشاء آنزیم کلاستروکسیداز باکتری *Rhodococcus sp.501*..... ۵۷
- نمودار ۳-۳- سنجش فعالیت آنزیمی باکتری *Rhodococcus sp.501* در دماهای مختلف..... ۵۸
- نمودار ۴-۳- سنجش فعالیت آنزیمی باکتری *Rhodococcus sp.501* در pH مختلف..... ۵۸
- شکل ۱-۶-۳- ۱- قطعه حاصل از PCR بر روی ژل الکتروفورز، نمایانگر قطعه ای بطول 1600 bp، ۲- 100bp DNA Ladder plus..... ۵۹
- شکل ۷-۳- تخلیص قطعه و وکتور هضم شده جهت انجام عمل اتصال. ۱- وکتور pSTV28، ۲- مارکر 1Kb، ۳- قطعه (Cho501)..... ۶۰
- شکل ۸-۳- محصولات برش وکتور و قطعه جهت تایید کلونینگ، از راست به چپ قطعه ژن کلاستروکسیداز، مارکر 1Kb، وکتور بریده شده pSTV28 فاقد قطعه (به عنوان کنترل منفی) و کلون (pSTV28+Cho 501)..... ۶۱
- شکل ۹-۳- الکتروفورز محصولات PCR حاصل از کلونینگ (pET23a + Cho501) با استفاده از پرایمرهای ژن Cho F,R، به همراه محصولات هضم با آنزیمهای محدود الاثر. ۲، ۴ و ۷: محصول PCR ژن کلاستروکسیداز؛ ۸: مارکر 1Kb ladder plus؛ ۹: pET23a فاقد قطعه به عنوان کنترل منفی. ۱۰، ۱۱، ۱۳ و ۱۴: محصولات هضم (وکتور و قطعه) ۱۲: وکتور pET23a هضم شده..... ۶۳
- شکل ۱۰-۳- توالی نوکلئوتیدی ژن کلاستروکسیداز باکتری بومی *Rhodococcus sp.501*..... ۶۴
- شکل ۱۱-۳- ژل SDS-PAGE آنزیم نوترکیب کلاستروکسیداز..... ۶۶
- شکل ۱۲-۳- ژل SDS-PAGE آنزیم نوترکیب کلاستروکسیدازخالص شده..... ۶۷

- نمودار ۳-۵- فعالیت آنزیم کلسترو ل اکسیداز نو ترکیب در دماهای مختلف..... ۶۸
- نمودار ۳-۵- مقایسه فعالیت آنزیم سویه وحشی و نو ترکیب در دماهای مختلف..... ۶۹
- نمودار ۳-۶- فعالیت آنزیم کلسترو ل اکسیداز نو ترکیب در pH های مختلف..... ۶۹
- نمودار ۳-۷- مقایسه فعالیت آنزیمی سویه وحشی و نو ترکیب در pH های مختلف..... ۷۰
- نمودار ۳-۸- پایداری دمایی آنزیم کلسترو ل اکسیداز سویه بومی..... ۷۱
- نمودار ۳-۹- پایداری دمایی آنزیم کلسترو ل اکسیداز سویه نو ترکیب..... ۷۱
- نمودار ۳-۱۰- مقایسه پایداری دمایی آنزیم کلسترو ل اکسیداز سویه وحشی و نو ترکیب..... ۷۲
- نمودار ۳-۱۱- pH آنزیم کلسترو ل اکسیداز سویه بومی..... ۷۲
- نمودار ۳-۱۲- pH آنزیم کلسترو ل اکسیداز سویه نو ترکیب..... ۷۳
- نمودار ۳-۱۳- پایداری pH آنزیم کلسترو ل اکسیداز سویه وحشی و نو ترکیب..... ۷۳
- نمودار ۳-۱۴- منحنی میکائیلیس- منتون مربوط به آنزیم کلسترو ل اکسیداز سویه بومی..... ۷۴
- نمودار ۳-۱۵- منحنی میکائیلیس- منتون مربوط به آنزیم کلسترو ل اکسیداز سویه نو ترکیب..... ۷۴
- نمودار ۳-۱۶- منحنی لینور - برگ آنزیم کلسترو ل اکسیداز سویه وحشی. Km آنزیم نو ترکیب ۲۸ میکرو مولار تعیین شد..... ۷۵
- نمودار ۳-۱۷- منحنی لینور - برگ آنزیم کلسترو ل اکسیداز سویه نو ترکیب. Km آنزیم نو ترکیب ۳۰ میکرو مولار تعیین شد..... ۷۵
- شکل ۳-۱۲- توالی محافظت شده ژن کلسترو ل اکسیداز..... ۷۸
- شکل ۳-۱۳- پیشگوئی ساختار سوم آنزیم کلسترو ل اکسیداز..... ۸۱
- شکل ۳-۱۴- درخت فیلوژنیک آنزیم کلسترو ل اکسیداز سویه بومی جدا شده به همراه سایر باکتریهای مولد آنزیم کلسترو ل اکسیداز دارای قرابت..... ۸۲

فصل اول

مقدمه

پیشگفتار

علم بیوتکنولوژی عبارتست از بهره‌برداری صنعتی از انواع مختلف میکروارگانیسم‌ها برای تولید مواد مورد نیاز در صنایع کشاورزی، داروسازی، پزشکی، نظامی و غیره. سابقه این علم به حدود ۱۸۰۰ سال قبل از میلاد مسیح برمی‌گردد. در زمانی که مردم برای ور آمدن خمیرنان یا تهیه شراب از مخمرها استفاده می‌کردند. کلمه بیوتکنولوژی اولین بار بعد از جنگ جهانی اول توسط یک مهندس مجارستانی بنام کارل ارکی استفاده شد. کشف ساختمان DNA نیز به تبع آن به عنوان ماده وراثتی اصلی موجودات زنده توسط واتسون و کریک، خود زمینه‌ای برای پیشبرد بیشتر این علم نوین شد (۴،۵،۷).

اولین محصولی که به طریق صنعتی با بکارگیری میکروارگانیسم‌ها تولید شد، آنتی‌بیوتیک پنی‌سیلین بود که فلمینگ آنرا در سال ۱۹۲۸ از قارچ پنی‌سیلیوم گرفت و توانست جان هزاران نفر را با آن نجات دهد. در سال ۱۹۷۸ محققین دانشگاه‌های کالیفرنیا، استنفورد و هاروارد توانستند با شناخت ژن مولد انسولین انسانی، انتقال آن به باکتری *E. Coli* این میکروارگانیسم را قادر به تولید انسولینی بکنند که دقیقاً مشابه نوع انسانی بود و معایب انواع حیوانی را نداشت. چیزی که امروزه در علم بیوتکنولوژی مورد بحث می‌باشد، مساله کلون کردن ژنها و تولید پروتئین‌های نوترکیب از میکروارگانیسم‌ها بعنوان ساده‌ترین راه حل جهت تولید مواد مورد نیاز خودمان میباشد.

کانون توجه زیست فناوری پزشکی در حال حاضر تولید پروتئینهای انسانی نظیر انواع اینترفرونها، فاکتورهای انعقادی، آنزیمها، هورمونها، واکسن‌ها و بسیاری از داروهای پروتئینی دیگر است که تهیه آنها به روشهای معمول بسیار دشوار و هزینه بر می‌باشد. مهمترین مزیت محصولات بیوتکنولوژی نسبت به محصولات دیگر عبارتست از:

۱. مشابهت دقیق با نوع انسانی ۲. ایمنی بسیار بالا و قابل اطمینان از لحاظ آلودگی‌های عفونی
 ۳. فراوان بودن و گوناگونی منابع تولید ۴. سهولت روشهای تولید و اقتصادی بودن آنها. (۲)
- دو شرط اساسی برای حیات وجود دارد. ابتدا موجود زنده باید بتواند واکنش‌های شیمیایی را به

طور کارآمد و انتخابی کاتالیز نماید. سپس باید موجود زنده بتواند خود را همانندسازی نماید. برای مثال اکثر موجودات ساکارز را مصرف می کنند. تبدیل ساکارز به H_2O , CO_2 در حضور اکسیژن یک فرآیند بسیار انرژی زا بوده و انرژی را که آزاد می سازد میتواند صرف اعمال حیاتی گردد. اگر یک تکه قند سالها نگهداشته شود ممکن است تغییری ننماید، حال آنکه اگر این تکه قند توسط انسان یا جانوران مصرف شود، انرژی خود را ظرف مدت کوتاهی آزاد مینماید. تفاوت واکنشهای بالا در کاتالیز است. بدون کاتالیزور واکنشهای ضروری برای حفظ حیات در مقیاس زمانی مفید قابل انجام نمیباشد (۱). کاتالیزور واکنشها در محیطهای زنده، آنزیمها میباشند. آنزیمها دارای قدرت کاتالیزوری فوق العاده ای هستند و واکنشهای شیمیایی را بمیزان زیادی سرعت میبخشند. اغلب آنها در محلولهای آبی و تحت شرایط ملایم درجه حرارت و pH عمل میکنند. مطالعه آنزیمها دارای اهمیت عملی زیادی است. در برخی بیماریها نظیر ناهنجاری های ارثی ممکن است کمبود یا عدم وجود یک یا چند آنزیم وجود داشته باشد. در بیماریهای دیگر ممکن است افزایش یا کاهش فعالیت یک آنزیم رخ داده باشد. اندازه گیری فعالیت آنزیم در سرم یا نمونه بافتی در تشخیص برخی بیماریها دارای اهمیت است. بسیاری از داروها اثر خود را از طریق اثر بر عملکرد یک آنزیم اعمال می نمایند. همچنین آنزیمها ابزار عملی مهمی در صنایع غذایی، شیمیایی، کشاورزی، پزشکی و ... می باشند (۳۲).

۱-۱ آنزیم

کلمه آنزیم از لغت یونانی EN به معنای در و ZYME به معنای مخمر می باشد. مطالعه آنزیمها از اوایل قرن نوزدهم در جریان توجه به فرآیند تخمیر پا به عرصه وجود نهاد.

کلمه آنزیم از این زمان و به منظور تأکید بر وجود عاملی در مخمر که فرآیند تخمیر را انجام می دهد اقتباس گردید. ترکیب شیمیایی آنزیمها تا سال ۱۹۲۶ به درستی شناخته نشده بود تا اینکه، آنزیم اوره آز که واکنش تبدیل اوره به آمونیاک و دی اکسید کربن را کاتالیز می کند به شکل متبلور بدست آمد و ثابت شد که ماهیت آن پروتئینی است. از آن زمان به بعد مطالعات آنزیم شناسی مشخص نمود که اغلب آنزیمها از جنس پروتئین هستند (۵۴).

۲-۱ نامگذاری و طبقه‌بندی آنزیمها:

آنزیمها یا با افزودن پسوند آز به نام سوبسترا (مولکولی که آنزیم بر آن اثر می‌کند) و یا بواسطه نوع فعالیتی که انجام می‌دهند، نامگذاری می‌شوند. بعنوان مثال: آنزیمی که هیدرولیز اوره را انجام می‌دهد، اوره‌آز نام دارد و نام آنزیمی که اکسیداسیون الکل به آلدئید را انجام می‌دهد، الکل دهیدروژناز می‌باشد. آنزیمهای دیگر نظیر پپسین و تریپسین نامهایی دارند که نه سوبسترا و نه واکنش را مشخص می‌نمایند. گاهی یک آنزیم دارای دو یا چند نام بوده و یا دو آنزیم مختلف نام یکسان دارند. به علت وجود اینگونه ابهامات و همچنین بدلیل افزایش تعداد آنزیمهای تازه کشف شده از یک سیستم بین‌المللی برای نامگذاری و طبقه‌بندی آنزیمها استفاده می‌گردد، (۲،۳). نام سیستماتیک مشخص کننده واکنشی است که آنزیم کاتالیز می‌کند و با افزودن پسوند آز به انتهای کلمه، واکنش شیمیایی مربوط به آنزیم مشخص می‌شود و یک شماره چهار رقمی برای شناسایی دقیق آنزیم در مجلات تحقیقاتی بین‌المللی و خلاصه مقالات بکار می‌رود (۱،۵). این نامگذاری توسط کمیسیون بین‌المللی آنزیم در سال ۱۹۶۱ پیشنهاد شده است. براساس این روشها آنزیمها برحسب نوع واکنشی که کاتالیز می‌کنند به شش گروه اصلی طبقه‌بندی می‌شوند (جدول ۱-۱).

جدول ۱-۱- نوع و عمل آنزیم ها

طبقه	نوع واکنش
اکسیدوردوکتازها	واکنش های اکسیداسیون و احیا
ترانسفرازها	واکنش های انتقال گروههای عامل
هیدرولازها	واکنش های تجزیه سوپسترا در محیط آبی
لیازها	حذف گروه خاصی بدون عمل هیدرولیز
ایزومرازها	واکنش های ایزومریزه شدن
لیگازها	واکنش های سنتز یا الحاق دو مولکول با صرف انرژی

هر یک از شش طبقه اصلی از چند گروه و هر گروه نیز از زیر گروه های خاص خود تشکیل شده اند. هر آنزیم با این سیستم نامگذاری مشخص می شود. به عنوان مثال نام سیستماتیک آنزیم کاتالیز کننده واکنش $ATP + D\text{-glucose} \rightarrow ADP + D\text{-glucose-6-phosphate}$ به صورت ATP گلوکز فسفوترانسفراز می باشد که نشان دهنده کاتالیز انتقال یک گروه فسفات از ATP به گلوکز می باشد. عدد کمپسیون آنزیمی این آنزیم EC 2.7.1.1 می باشد که عدد اول (۲) طبقه آنزیم (ترانسفراز) را مشخص نموده، عدد دوم (۷) مربوط به گروه آنزیم (فسفوترانسفراز) بوده، عدد سوم (۱) یک فسفوترانسفراز با گروه هیدروکسیل به عنوان گیرنده را مشخص می کند و عدد چهارم CD سوپسترای آنزیم یعنی D- گلوکز به عنوان گیرنده گروه فسفات را نشان می دهد. در مورد بسیاری از آنزیمها بیشتر از نامهای غیر سیستماتیک استفاده می شود که در مورد این آنزیم، هگزوکیناز می باشد (۲و۱) حال با توجه به توضیحات فوق بد نیست مختصری هم راجع به شش گروه طبقه بندی شده آنزیمی توضیح دهیم:

دسته اول، گروه اکسیدوردوکتازها (Oxidoreductase): این آنزیمها کاتالیزور واکنشهای اکسایشی - کاهشی هستند. دهیدروژنازها، اکسیدازها و پراکسیدازها در این دسته قرار دارند.

دسته دوم، گروه ترانسفرازها (Transferase): این آنزیمها در واکنشهایی که در آنها گروهی انتقال می یابد، به عنوان کاتالیزور عمل می نمایند. در این گروه می توان از کینازها (انتقال دهنده فسفات) و

ترانس آمینازها (انتقال دهنده گروه آمین) نام برد.

دسته سوم، گروه هیدرولازها (Hydrolase): این آنزیمها کاتالیزور واکنشهای هیدرولیز هستند. آنزیمهای پروتئولیتیک، لیپازها و آمیلازها در این گروه قرار می گیرند.

دسته چهارم، گروه لیازاها (Lyase): این آنزیمها گروههای خاصی را بدون انجام عمل هیدرولیز حذف می کنند و تشکیل پیوند دوگانه می دهند. از این گروه می توان دکربوکسیلازها و آلدولازها را ذکر کرد.

دسته پنجم، ایزومرازها (Isomerase): این آنزیمها، کاتالیزور واکنش جابجایی داخلی بر روی یک ماده اولیه هستند. از این گروه می توان ایزومرازهای سیس-ترانس، اپی مرزاها و راسمازها را نام برد. دسته ششم، لیگازها (Ligase): این آنزیمها با شکستن یک پیوند پیروفسفات، اتصال دو مولکول را به یکدیگر کاتالیز می کنند. در این واکنشها ATP به عنوان دهنده انرژی توسط لیگازها هیدرولیز شده و AMP و پیروفسفات ایجاد می گردد (۳،۶).

۳-۱ اهمیت آنزیمها و نحوه عملکرد آنها:

آنزیمها پلیمرهای زیستی هستند که بعنوان کاتالیزور فرایند های دینامیک متعددی که زندگی را بگونه ای که میشناسیم، ممکن میسازند و عمل میکنند. همچنین بعنوان شاخص های سرعت وقوع اعمال فیزیولوژیک، نقش اساسی در سلامت و بیماری بر عهده دارند. شکسته شدن مواد غذایی برای تهیه انرژی و قطعات ساختمانی شیمیایی، گرد هم آوردن قطعات برای ایجاد پروتئینها، غشاها و DNA که اطلاعات ژنتیکی را رمز بندی مینماید، آماده نمودن انرژی برای ایجاد تحرک در سلول، همگی بوسیله اعمال دقیق و هماهنگ شده آنزیمها امکانپذیر میگردد.

محتوای انرژی مولکولها در هر مجموعه مولکولی با هم متفاوت است. در طی یک واکنش مولکولهایی که انرژی بالاتری دارند، سریعتر به شکل فعال در می آیند. این شکل فعال حالت گذرا نامیده می شود.

برای رسیدن به چنین حالت گذرا تمام مولکولها باید دارای انرژی فعال سازی باشند. سرعت

واکنش با غلظت مولکولهای موجود در حالت گذرا متناسب است. هرچه غلظت مولکولهای در حالت گذر بیشتر باشد سرعت واکنش بیشتر است. بسیاری از آنزیمها که کاتالیزور واکنش های انتقال گروه و یا واکنشهای دیگری هستند، علاوه بر سوبسترای خود، به یک مولکول دیگر بنام کوآنزیم نیاز دارند و بدون آن غیر فعالند. کوآنزیمها مجموعه توانایی های کاتالیتیک یک آنزیم را بسیار فراتر از آنچه که گروه های عامل اسید های آمینه تشکیل دهنده توده آنزیم بنهایی انجام میدهند، گسترش میدهند. کوآنزیم هایی که از طریق پیوند کووالانسی یا نیروهای غیر کووالانسی اتصال محکمی با یک آنزیم برقرار میکنند، گروه های پروستتیک نامیده می شوند. آنزیم هایی که به کوآنزیم احتیاج دارند، عبارتند از: آنزیم هایی که کاتالیزور واکنش های اکسیداسیون و احیا، انتقال گروه و ایزومریزاسیون هستند و نیز واکنش هایی که پیوند های کووالانسی برقرار می سازند (۲،۳،۶).

در تعداد کمی از آنزیمها، ساختار پروتئینی به تنهایی برای عملکرد آنها کافی است، در حالیکه اکثر آنزیمها احتیاج به گروه شیمیایی دیگری بنام کوفاکتور دارند که ممکن است یک یون فلزی مانند Fe^{2+} و یا یک مولکولی آلی بنام کوآنزیم (مانند FAD) باشد. کوآنزیمها به عنوان حامل موقت گروه های عامل اختصاصی عمل می کنند (۵،۶).

۱-۴ عوامل موثر بر فعالیت آنزیمها

اصولاً میل ترکیبی یک آنزیم با سوبسترا به ساختار کلی آنزیم، شکل فضایی و آرایش مولکولی آنزیم و جایگاه فعال آنزیم مربوط می شود. خصوصیات که مربوط به ساختمان اول آنزیم یعنی ترتیب و نوع اسید آمینه های سازنده آن است، غیر قابل تغییر می باشد و اختصاص به همان آنزیم دارد، اما ویژگیهایی که مربوط به ساختمان دوم، سوم و چهارم آنزیم می باشد (مانند شکل فضایی جایگاه فعال و یا میزان یونیزاسیون اسیدهای آمینه آن) تحت اثر عوامل خارجی می باشند که به شرح ذیل می باشد.

۱- اثر pH: تغییرات pH محیط واکنش آنزیم باعث تغییر در فعالیت آن می شود. آنزیمها در یک pH مشخص دارای حداکثر فعالیت می باشند که به آن pH بهینه می گویند.

بطوریکه در بالاتر یا پایین تر از آن کاهش فعالیت از خود نشان می دهند. این تأثیرگذاری به چند

طریق انجام می‌شود:

الف- تغییرات pH بر روی ساختمان پروتئینی آنزیم مؤثر است و pHهای خیلی پائین یا بالا سبب غیرفعال شدن مولکول آنزیم و دگرگونی پیوندهای آنزیم می‌شود.

ب- تغییرات pH باعث تغییرات یونیزاسیون سوبسترا می‌شود.

ج- تغییرات pH روی میزان یونیزاسیون اسیدهای آمینه جایگاه فعال آنزیم تأثیر گذاشته و تمایل سوبسترا و آنزیم را تحت تأثیر قرار می‌دهد.

۲- اثر دما: افزایش دما عموماً تا یک حد مشخصی باعث افزایش فعالیت آنزیم می‌شود، اما این افزایش تا زمانی است که مولکول آنزیم پایدار باشد. در دماهای بالاتر به دلیل اینکه ساختمان پروتئینی آنزیم دگرگون می‌شود، دیگر فعالیتی در آن دیده نمی‌شود (۵).

۳- اثر سوبسترا: با افزایش سوبسترا (در حرارت و pH ثابت) سرعت واکنش زیاد می‌شود، اما در یک نقطه با افزایش غلظت، افزایش سرعتی دیده نمی‌شود که دلیل آن نیز اشباع شدن جایگاه‌های فعال آنزیم می‌باشد (۱).

۵-۱ تعیین فعالیت آنزیمها

با توجه به شرکت مقدار اندک آنزیمها در واکنش‌های بیوشیمیایی، اندازه‌گیری مقدار آنزیمها مشکل است، ولی می‌توان فعالیت کاتالیزوری آنها را در شرایط مناسب تعیین نمود و نتیجه را براساس واحد بین‌المللی بیان کرد که عبارتست از مقدار آنزیمی که در شرایط بهینه یک میکرومول سوبسترا را به محصول تبدیل کند. اصطلاح دیگر که در ارتباط با فعالیت آنزیمها حائز اهمیت است، فعالیت ویژه می‌باشد که به صورت واحدهای آنزیمی در میلی‌گرم پروتئین تعریف می‌گردد و میزانی از خلوص آنزیم است و هنگامی که آنزیم عاری از ناخالصی است فعالیت ویژه به یک مقدار حداکثر و ثابت می‌رسد (۷).

۶-۱ تعیین پارامترهای کینتیکی آنزیم

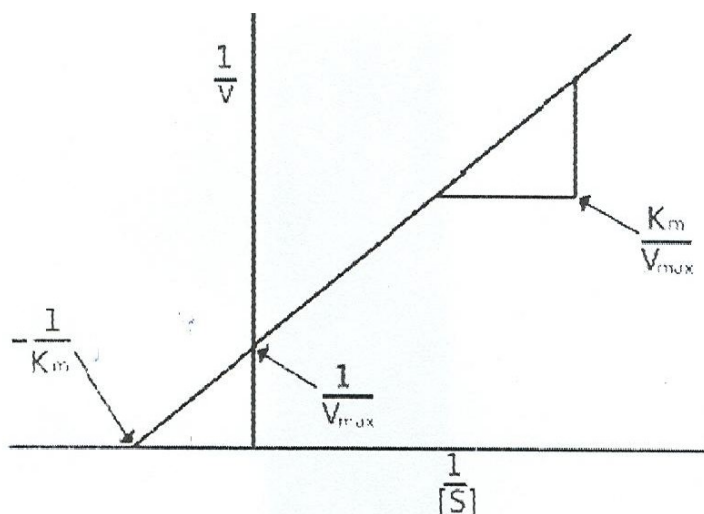
عملکرد اولیه آنزیم افزایش سرعت واکنش‌های شیمیایی در محیط زنده است.

جهت شناخت عملکرد آنزیم‌ها، بررسی پارامتر کینتیکی آنها ضروری است. در بسیاری از آنزیم‌ها سرعت کاتالیز (V_o) که عبارتست از تعداد مولهای محصول تشکیل شده در واحد زمان، با غلظت سوبسترا تغییر می‌یابد.

با افزایش غلظت سوبسترا سرعت کاتالیز به صورت خطی افزایش می‌یابد و سپس شیب آن شروع به کاهش نموده و در غلظت‌های بالای سوبسترا به مقدار حداکثر (V_m) می‌رسد (۹،۸).

مدل کینتیکی آنزیم‌ها توسط میکائیلیس و منتون ارائه شده است و رابطه و منحنی مطابق شکل زیر نشان داده می‌شود (شکل ۱).

$$V_o = \frac{V_m[S]}{K_m + [S]}$$



شکل ۱-۱- نمودار رابطه میکائیلیس - منتون

[S] غلظت سوبستراست و K_m ضریب میکائیلیس - منتون می‌باشد که نشان‌دهنده غلظتی از سوبستراست که نصف سرعت حداکثر را ایجاد می‌کند. از آنجائیکه با استفاده از رابطه بالا تعیین V_m و K_m مشکل است، با معکوس کردن هر دو طرف رابطه زیر بدست می‌آید که معادله لاینوربرگ نامیده می‌شود.

$$\frac{1}{V_o} = \frac{K_m}{V_{max} \times [S]} + \frac{1}{V_{max}}$$