



همه امتیازات این پایان‌نامه به دانشگاه بوعلی سینا تعلق دارد. در صورت استفاده از تمام یا بخشی از مطالب پایان‌نامه در مجلات، کنفرانس‌ها و یا سخنرانی‌ها، باید نام دانشگاه بوعلی سینا (یا استاد یا اساتید راهنمای پایان‌نامه) و نام دانشجو با ذکر مأخذ و ضمن کسب مجوز کتبی از دفتر تحصیلات تکمیلی دانشگاه ثبت شود. در غیر این صورت مورد پیگرد قانونی قرار خواهد گرفت.



دانشگاه گیلان

دانشکده کشاورزی

گروه بیوتکنولوژی

پایان نامه:

برای دریافت درجه کارشناسی ارشد

در رشته بیوتکنولوژی کشاورزی

عنوان:

بررسی تنوع ژنتیکی و فیلوژنتیکی باکتری‌های گرمادوست جدا شده از چشمه‌های آب گرم بر اساس توالی ژنی 16 SrRNA و امکان سنجی تولید آنزیم سلولاز در آنها

استاد راهنما:

دکتر علی دلجو

اساتید مشاور:

دکتر غلامرضا صالحی جوزانی

دکتر مهدی رهایی

پژوهشگر:

زهرا رحیم‌جو

تابستان ۱۳۸۹

تابستان ۱۳۸۹



دانشکده کشاورزی

با نام و یاری خداوند متعال

پایان نامه کارشناسی ارشد رشته مهندسی کشاورزی- بیوتکنولوژی

تحت عنوان

به ارزش ۶ واحد در تاریخ و در محل با حضور جمعی از اساتید و دانشجویان برگزار

گردید و با نمره و درجه به تصویب کمیته تخصصی زیر رسید.

۱- استاد راهنما: امضاء

۲- اساتید مشاور: امضاء

امضاء

۳- اساتید داور: امضاء

امضاء

۴- مدیر گروه: امضاء

۵- سرپرست تحصیلات تکمیلی دانشکده

امضاء

تقدیم

به پدر بزرگوار و دلسوزم

و مادر مهربان و فداکارم

که سرچشمه هر چه پاک، خلوص،

از خودگذشتگی و عشق

رادر وجود نازنین ایشان می باید جست.

و تقدیم به

خواهر و برادر

همراهان همیشگی سخطه های شادی و اندوهم.

تشکر و قدردانی

ستایش و سپاس، خالق هستی که علم را مایه مباهات بشر قرار داد و بر این بنده کمترین، منت گذارده، تائیداتش همواره هادی و راهنمایم بوده است. اکنون که به لطف و یاری خداوند متعال، مراحل نگارش و تدوین پایان نامه به اتمام رسیده است لازم می‌دانم مراتب امتنان و قدردانی فراوان فویش را تقدیم سرورانی نمایم که ارائه اثر حاضر مرهون مساعدت های بی شائبه آنان بوده است.

قبل از همه از پدر و مادر عزیزم که در تمامی مراحل زندگی و تمصیل، مشوق من بودند، صمیمانه تشکر و قدردانی می‌نمایم.

از اساتید فرزانه و اندیشمندان، جناب آقای دکتر علی دلجو که زحمت راهنمایی پایان نامه را بر عهده داشتند و با نظرات ارزشمند و مساعدت های بی دریغ فودشان، راه گشای تمقیق حاضر شدند، نهایت امتنان و تشکر را دارم.

از اساتید مشاور ارجمند آقایان دکتر صالمی و (هایی که زحمت مشاوره پایان نامه را بر عهده داشتند و با همکاری صادقانه و نظرات سازنده فویش، باعث غنی تر شدن هر چه بیشتر پژوهش حاضر گردیدند، تشکر و قدردانی می‌کنم.

از جناب آقای دکتر پیری و سرکار خانم دکتر سنبل ناظری و سرکار خانم کیهان فرکه افتخار شاگردیشان را در طول دوران تمصیل داشتیم، تشکر و قدردانی می‌کنم.

از جناب آقای دکتر هوشنگ علیزاده که با همکاری های بی منتشان باعث تکمیل شدن تمقیق حاضر گشتند، تشکر و قدردانی می‌کنم.

از سرکار خانم استاد امدی مسئول آزمایشگاه بیوتکنولوژی به خاطر کمک ها و همکاری های بدریغ شان، تشکر و قدردانی می‌کنم.

از دوستان و همکاسی های مهربانم خانم ها فلاح، نیکنا، فریدونی، بدر مداد، سلیمانی، ، هامیان و آقایان اسکندری، رفیع پور و رضانی زاده و دوستانم در ورودی کارشناسی ارشد ۸۷ که در طول دوران کارشناسی ارشد یاری گر بنده بودند، بی نهایت سپاسگزارم. در نهایت سعادت و موفقیت روز افزون این عزیزان را از خداوند متعال خواهانم.



دانشگاه بوعلی سینا

مشخصات رساله / پایان نامه تحصیلی

عنوان

: بررسی تنوع ژنتیکی و فیلوژنتیکی باکتری‌های گرمادوست جدا شده از چشمه‌های آب گرم بر اساس توالی ژنی 16 SrRNA و امکان سنجی تولید آنزیم سلولاز در آن‌ها

نویسنده: زهرا رحم جو

استاد راهنما: دکتر علی دلجو

اساتید مشاور: غلامرضا صالحی جوزانی، مهدی رهایی

دانشکده: کشاورزی

گروه آموزشی: بیوتکنولوژی

رشته تحصیلی: بیوتکنولوژی

گرایش تحصیلی: کشاورزی

مقطع تحصیلی: فوق لیسانس

تاریخ تصویب: ۱۳۸۷/۵/۱

تاریخ دفاع: ۱۳۸۹/۴/۱۳

تعداد صفحات: ۸۲

چکیده

تنش‌های شیمیایی و فیزیکی موجود در چشمه‌های آب گرم موجب جداسازی جامعه باکتری‌های وابسته به آن شده است. هدف از انجام این تحقیق جداسازی، شناسایی و آنالیز فیلوژنتیکی جدایه‌های باکتری‌های گرمادوست از یکی از چشمه‌های آب گرم ایران و همچنین بررسی بعضی از خصوصیات فنوتیپی و توانایی تولید آنزیم‌های آمیلاز و سلولاز در آن‌ها بود. بدین منظور ۳ جدایه باکتری از چشمه آب گرم قینرجه واقع در استان آذربایجان شرقی بدست آمده و DNA آن‌ها جداسازی شد و برای تکثیر ژن 16SrRNA از آغازگرهای جهانی (۱۴۹R و ۲۷f) استفاده شد. محصولات تکثیر شده توالی یابی شدند و در پایگاه‌های اطلاعاتی NCBI با استفاده از نرم افزار BLAST مورد جستجو قرار گرفتند و نزدیکترین توالی‌هایی که بیشترین شباهت را داشتند نمایش داده شدند. درخت فیلوژنی به روش نیبرجوبینینگ و با استفاده از نرم افزار وگاوسایت BIBI ترسیم شد. جدایه‌های باکتری از نظر تولید آنزیم‌های آمیلاز و سلولاز بررسی شدند و pH و دمای مناسب برای فعالیت آنزیم‌های تولید شده تعیین شد. نتایج حاصل شباهت ۹۹٪ دو سویه گونه *Bacillus licheniformis* و با جنس *Anoxybacillus* را نشان داد. هر دو آنزیم تولیدی برون سلولی بودند. دو جدایه AZ₂ و Q تولید آلفا آمیلاز زیادی داشتند. بهینه فعالیت دمایی آن‌ها در دما و pH به ترتیب در محدوده ۷۰-۶۰ درجه سانتی‌گراد و بهینه برابر ۷ مشخص گردید. جدایه AZ₁ نیز تولید سلولاز خوبی داشت و بهینه فعالیت دمایی آن ۶۵ درجه سانتی‌گراد و pH برای آن معادل ۷/۵ بود.

کلمات کلیدی: چشمه‌های آب گرم، ژن 16SrRNA، NCBI، BLAST، *Bacillus licheniformis*، *Anoxybacillus*

۱.....	مقدمه
	فصل اول: بررسی منابع
۴.....	۱-۲- انواع میکروارگانیسم-های گرمادوست.....
۴.....	۱-۲-۱- باسیلهای گرمادوست.....
۴.....	۱-۳- معرفی جنس باسیلوس.....
۶.....	۱-۳-۱- جنس <i>Anoxybacillus</i>
۶.....	۱-۳-۲- گونه <i>Bacillus licheniformis</i>
۷.....	۴- ساختار غشاء سلولی و دیواره سلولی در باکتریهای گرمادوست:.....
۷.....	۱-۵- مکانیسم مقاومت به گرما در گرمادوست.....
۱۰.....	۱-۶- کاربردهای بیولوژیکی و صنعتی گرمادوستها.....
۱۱.....	۱-۷- آنزیمهای گرمادوست.....
۱۱.....	۱-۸- آنزیم آمیلاز.....
۱۲.....	۱-۸-۱- چشم اندازی از آلfa آمیلازهای میکروبی.....
۱۴.....	۱-۸-۲- کاربرد آمیلازها در بیوتکنولوژی.....
۱۵.....	۱-۹- سلولازها.....
۱۷.....	۱-۹-۱- چشم اندازی بر سلولازهای میکروبی.....
۱۸.....	۱-۹-۲- کاربردهای سلولاز در بیوتکنولوژی.....
۱۹.....	۱-۱۰- جداسازی باسیلهای گرمادوست.....
۲۰.....	۱-۱۱- روشهای شناسایی باکتری.....
۲۰.....	۱-۱۱-۱- روشهای شناسایی فنوتیپی.....
۲۱.....	۱-۱۱-۲- روشهای شناسایی مولکولی.....
۲۳.....	۱-۱۱-۳- ژن <i>16S rRNA</i> و اهمیت آن در مطالعات فیلوژنتیکی.....
۲۴.....	۱-۱۲- بررسی های فیلوژنتیکی.....
۲۵.....	۱-۱۳- معرفی بانک اطلاعاتی مخصوص باکتری.....
۲۶.....	۱-۱۴- پژوهشهای مبتنی بر جداسازی و شناسایی باکتریهای گرمادوست از چشمه های آب گرم.....
۲۹.....	۲-۱- نمونه برداری و جداسازی جدایه های باکتری.....
۳۰.....	۲-۲- خالص سازی ایزوله ها.....
۳۰.....	۲-۳- نگهداری ایزوله ها.....
۳۰.....	۲-۴- محیط کشت مورد استفاده در جداسازی اولیه و شناسایی ایزوله ها.....
۳۰.....	۲-۴-۱- محیط کشت نوترینت آگار.....
۳۱.....	۲-۵- آزمون پتیدیش.....
۳۱.....	۲-۵-۱- آزمون پتیدیش سلولاز.....
۳۱.....	۲-۵-۲- آزمون پتیدیش آمیلاز.....
۳۲.....	۲-۶- آزمون های بیوشیمیایی برای شناسایی ایزوله ها.....
۳۲.....	۲-۷- استخراج DNA ژنومی.....
۳۲.....	۲-۷-۱- رشد ایزوله ها جهت آماده سازی برای استخراج DNA.....
۳۲.....	۲-۷-۲- استخراج DNA به روش اسوبل و همکاران (۲۰۰۲).....

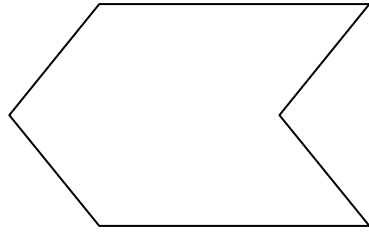
۳۳ ۳-۷-۲- تعیین کمیت و کیفیت DNA
۳۴ ۸-۲- بهینه‌سازی PCR برای تکثیر
۳۵ ۱-۸-۲- پرایمرها
۳۶ ۲-۸-۲- dNTPs
۳۶ ۳-۸-۲- کلرید منیزیم $MgCl_2$
۳۶ ۴-۸-۲- بافر PCR (۱۰ برابر)
۳۶ ۵-۸-۲- آنزیم Taq DNA polymerase
۳۶ ۹-۲- الکتروفورز محصولات PCR
۳۷ ۱۰-۲- توالی‌یابی محصولات PCR
۳۷ ۱-۱۰-۲- مشاهده توالی‌ها و کروماتوگرام‌های مربوط به آنها
۳۷ ۲-۱۰-۲- مقایسه توالی‌ها و رسم درخت فیلوژنتیکی بر اساس توالی ژن 16s rRNA
۳۹ ۱۱-۲- الکتروفورز پروتئین در ژل پلی‌آکریل‌آمید
۳۹ ۱-۱۱-۲- محلول پایه آکریل‌آمید ۳۰ درصد و متیلن‌بیس آکریل‌آمید ۰/۸ درصد
۳۹ ۲-۱۱-۲- بافر ژل جداکننده (Tris-HCl ۱/۵ مولار، ۸/۸ pH)
۳۹ ۳-۱۱-۲- بافر ژل متراکم‌کننده (Tris-HCl ۱/۵ مولار، ۶/۸ pH)
۴۰ ۴-۱۱-۲- بافر الکتروود
۴۰ ۵-۱۱-۲- بافر نمونه
۴۰ ۶-۱۱-۲- تهیه ژل جداکننده ۱۲ درصد
۴۰ ۷-۱۱-۲- تهیه ژل متراکم‌کننده ۵ درصد
۴۰ ۸-۱۱-۲- آماده کردن نمونه‌ها جهت الکتروفورز
۴۱ ۹-۱۱-۲- الکتروفورز و ردیابی و ظهور باندها به روش استنلی و مالوی
۴۱ ۱۲-۲- سنجش فعالیت آنزیمی
۴۱ ۱-۱۲-۲- رسم منحنی استاندارد گلوکز
۴۲ ۲-۱۲-۲- رسم منحنی استاندارد نشاسته
۴۳ ۳-۱۲-۲- سنجش فعالیت آنزیمی آلفا آمیلاز
۴۳ ۱۳-۲- آزمون ژل زیموگرام آنزیم آمیلاز
۴۴ ۱-۴-۲- مواد و محلول‌های مورد استفاده در مطالعات مولکولی
۴۴ ۱-۱۴-۲- محلول یک مولار Tris HCl pH 8.0
۴۴ ۲-۱۴-۲- محلول ۰/۵ مولار EDTA
۴۴ ۳-۱۴-۲- محلول کلرید سدیم ۵ مولار
۴۴ ۴-۱۴-۲- تهیه محلول فنول با بافر TE
۴۵ ۵-۱۴-۲- تهیه بافر TAE (۵ X)
۴۵ ۶-۱۴-۲- تهیه بافر TBE (۵ x)
۴۵ ۷-۱۴-۲- تهیه بافر نمونه‌گذاری (برای استفاده در ژل آگارز)
۴۵ ۸-۱۴-۲- تهیه اتیدیوم بروماید (۱ mg/l)
۴۶ ۹-۱۴-۲- تهیه محلول یداین
۴۶ ۱۰-۱۴-۲- تهیه محلول ۰/۵٪ نشاسته
۴۶ ۱۱-۱۴-۲- تهیه واکنشگر DNS

۴۶(۰/۰۵ M) سدیم فسفات سدیم (۰/۰۵ M) تهیه بافر فسفات سدیم (۰/۰۵ M).....
۴۷(۰/۰۵ M) سدیم استات سدیم (۰/۰۵ M) تهیه بافر استات سدیم (۰/۰۵ M).....
۴۸ جداسازی ایزوله‌های باکتریایی ۱-۳
۴۸ آزمونهای فنوتیپی ۲-۳
۴۹ آزمون پتریدیش: ۳-۳
۵۰ آزمون پتریدیش سلولاز ۱-۳-۳
۵۰ آزمون پتری دیش آمیلاز ۲-۳-۳
۵۰ زیموگرام آنزیم آمیلاز ۴-۳
۵۱ استخراج DNA ۵-۳
۵۲ واکنش زنجیرهای پلیمراز ۶-۳
۵۲ توالی یابی محصولات واکنش زنجیرهای پلیمراز ۷-۳
۵۳ آنالیز فیلوژنتیکی توالیهای ۱۶Sr RNA و رسم درخت فیلوژنتیکی ۸-۳
۶۳ بحث ۹-۳
۶۸ پیشنهادات ۶۸

۹	جدول ۱-۱- برخی از عوامل ایجاد پایداری پروتئین نسبت به دمای بالا در گرمادوست‌ها.....
۱۳	جدول ۱-۲- خصوصیات برخی آلفا آمیلازها از منابع میکروبی مختلف.....
۱۶	جدول ۱-۳- سه گروه آنزیمی برای هیدرولیز سلولز کریستالی همکاری می‌کنند.....
۳۰	جدول ۲-۱- نوع و مقدار مواد برای محیط کشت نوترینت آگار.....
۳۱	جدول ۲-۲- نوع و مقدار مواد برای محیط کشت جامد حاوی نشاسته.....
۳۴	جدول ۲-۳- مواد لازم و مقدار هر یک برای تهیه محلول پایه واکنش زنجیره‌ای پلیمراز.....
۳۵	جدول ۲-۴- زمان و دمای لازم برای مراحل مختلف PCR با پرایمرهای 1495R و 27F.....
۳۵	جدول ۲-۵- نام و توالی پرایمرهای اختصاصی.....
۳۹	جدول ۲-۶- نام و شماره دستیابی سوش‌هایی که در ترسیم درخت فیلوژنتیکی.....
۴۱	جدول ۲-۷- مواد مورد استفاده برای تهیه غلظت استاندارد گلوکز.....
۴۲	جدول ۲-۸- مواد مورد استفاده برای تهیه غلظت استاندارد نشاسته.....
۴۶	جدول ۲-۹- مواد مورد استفاده در تهیه واکنشگر DNS.....
۴۷	جدول ۲-۱۰- مقدار محلول مورد استفاده در تهیه محلول با pH قلیایی.....
۴۷	جدول ۲-۱۱- مقدار محلول مورد استفاده در تهیه محلول با pH اسیدی.....
۴۹	جدول ۳-۱- نتایج آزمون‌های فنوتیپی AF نشان دهنده بی‌هوازی اختیاری.....

۱۲	شکل ۱-۱- انواع مختلف آنزیم آمیلاز همراه نوع عملکرد و محصول حاصله.....
۱۵	شکل ۱-۲- ساختار سلولز.....
۲۵	شکل ۱-۳- نمای گرافیکی آنالیز BIBI
۲۹	شکل ۲-۱- موقعیت جغرافیایی چشمه قینرجه.....
۳۸	شکل ۲-۲- همترازی چندگانه توالی ها در نرم افزار مگا (۴).....
۴۲	شکل ۳-۲- منحنی استاندارد گلوکز.....
۴۳	شکل ۴-۲- منحنی استاندارد نشاسته.....
۴۸	شکل ۱-۳- نمودار آزمون تعیین دمای بهینه برای سویه های مختلف.....
۴۹	شکل ۲-۳- نمودار آزمون تعیین pH در جدایه های مختلف.....
۵۰	شکل ۳-۳- نتایج آزمون پتری دیش سلولاز.....
۵۰	شکل ۴-۳- آزمون پتری دیش آمیلاز.....
۵۱	شکل ۵-۳- ژل SDSPAGE و وزیموگرام آنزیم آمیلاز.....
۵۱	شکل ۶-۳- باندهای حاصل از استخراج DNA ژنومی.....
۵۲	شکل ۷-۳- باندهای حاصل از تکثیر اختصاصی قطعه.....
۵۲	شکل ۸-۳- بخشی از کروماتوگرام مربوط به توالی یابی.....
۵۳	شکل ۹-۳- توالی خوانده شده AZ1 بوسیله پرایمر 27f.....
۵۳	شکل ۱۰-۳- توالی خوانده شده Q بوسیله پرایمر 27f.....
۵۳	شکل ۱۱-۳- توالی خوانده شده Q بوسیله پرایمر 27f.....
۵۴	شکل ۱۲-۳- همترازی توالی AZ1 سایت NCBI درجه شباهت بالا و کمترین درجه خطا صفر.....
۵۴	شکل ۱۳-۳- همترازی توالی AZ2 سایت NCBI درجه شباهت بالا و کمترین درجه خطا صفر.....
۵۵	شکل ۱۴-۳- همترازی توالی Q سایت NCBI درجه شباهت بالا و کمترین درجه خطا صفر.....
۵۶	شکل ۱۵-۳- درخت فیلوژنتیک سویه Q رسم شده در سایت NCBI.....
۵۷	شکل ۱۶-۳- درخت فیلوژنتیک سویه Q رسم شده در سایت BIBI.....
۵۸	شکل ۱۷-۳- درخت فیلوژنتیک سویه Q رسم شده در برنامه مگا ۴.....
۵۹	شکل ۱۸-۳- درخت فیلوژنتیکی سویه AZ2 رسم شده در سایت های NCBI.....
۵۹	شکل ۱۹-۳- درخت فیلوژنتیکی سویه AZ2 رسم شده در برنامه مگا ۴.....
۶۰	شکل ۲۰-۳- درخت فیلوژنتیکی سویه AZ2 رسم شده در سایت BIBI.....
۶۱	شکل ۲۱-۳- درخت فیلوژنتیکی سویه AZ1 رسم شده در سایت NCBI.....
۶۲	شکل ۲۲-۳- درخت فیلوژنتیکی سویه AZ1 رسم شده در سایت BIBI.....
۶۳	شکل ۲۳-۳- درخت فیلوژنتیکی سویه AZ1 رسم شده در برنامه مگا ۴.....

مقدمہ



مقدمه:

بیش از یک قرن از اولین گزارش وجود باکتری گرمادوست، هوازی، دارای اسپور و با توانایی رشد در دمای 70°C می‌گذرد (مایکوئل^۱، ۱۸۸۸). کشف وجود زندگی در دمای بالا و جداسازی باکتری *Thermus aquaticus* از پارک ملی سنگ زرد^۲ شروع یک مرحله بزرگ در بیوتکنولوژی بود. پس از آن تکنولوژی PCR به منظور تکثیر اختصاصی DNA در شرایط آزمایشگاهی پدید آمد. موفقیت استفاده از *Thermus aquaticus* در تولید آنزیم دانشمندان را به جداسازی و شناسایی میکروارگانیسم‌های ناشناخته از منابع گرمایی زمین تشویق نمود. پس از گذشت سالها، میکروارگانیسم‌های گرمادوست دارای شکل اندوسپور بسیاری از منابع زمین گرمایی شناسایی شده‌اند که عموماً متعلق به راسته‌های *Bacillus* و *Clostridium* می‌باشند (گوالگیاردی^۳، ۱۹۹۶). بیشتر باکتری‌های گرما دوست مطالعه شده در گروه ۵ که متعلق به راسته *Bacillus* است دسته‌بندی شده‌اند (برگی^۴، ۲۰۰۱). باکتری‌های گرمادوست این جنس هوازی یا بی‌هوازی اختیاری، گرم مثبت، دارای اندوسپور می‌باشند. بر اساس نتایج مطالعات فنوتیپی و فیلوژنتیکی و بررسی توالی ژن 16S rRNA راسته باسیلوس را می‌توان به جنس‌های *Amphibacillus* (نیمور^۵، ۱۹۹۲)، *Alicyclobacillus* (ویسوتزکی^۶، ۱۹۹۳) *Paenibacillus* (اش^۷، ۱۹۹۳) *Aneurinibacillus* و *Brevibacillus* (شیدا^۸، ۱۹۹۶)، *Halobacillus* (اسپرینگ^۹، ۱۹۹۶)، *Virgibacillus* (هیندریکس^{۱۰}، ۱۹۹۸)، *Gracilibacillus* و *Salibacillus* (وینو^{۱۱}، ۱۹۹۹)، *Anoxybacillus* (پیکوتا^{۱۲}، ۲۰۰۰)، *Coprobacillus* (کاگیاما^{۱۳}، ۲۰۰۰)، *Thermobacillus* (توزل^{۱۴}، ۲۰۰۰)، *Filobacillus* (اسچلسنر^{۱۵}، ۲۰۰۱)، *Geobacillus* (نازینا^{۱۶}، ۲۰۰۱)، *Ureibacillus* (فورتینا^{۱۷}، ۲۰۰۱)، می‌توان دسته‌بندی نمود.

بیولوژی مولکولی با استفاده از روش‌های مبتنی بر DNA در تحقیقات تنوع میکروبی در کنار روش‌های فنوتیپی، بیوشیمیایی و فیزیولوژی به سرعت توسعه یافته است. از روش‌های مولکولی

-
- 1 - Miquel
 - 2 - Yellowish stone
 - 3 - Guagliardi
 - 4 - Bergy
 - 5 - Niimura
 - 6 - Wisotzkey-
 - 7 - Ash
 - 8 - Shida
 - 9 - Spring.
 - 10 - Heyndrickx
 - 11 - Waino
 - 12 - Pikuta
 - 13 - Kageyama
 - 14 - Touzel
 - 15 - Schlesner
 - 16 - Nazina
 - 17 - Fortina

کارآمد در تجزیه و تحلیل مجموعه میکروب‌های موجود در آب، جداسازی ژن 16s rRNA از باکتری‌های جداسازی شده است (اید^۱، ۲۰۰۵).

آنزیم‌های مقاوم به گرما به دلیل پایداری بسیار به طور ذاتی دارای کاربرد زیادی هستند (دمیرجیان^۲، ۲۰۰۱). پیشرفت در این حوزه با جداسازی میکروارگانیسم‌های گرمادوست مفید از مناطق با شرایط سخت بر روی زمین سپس بررسی وجود و استحصال آنزیم از آنها امکان پذیر است (بهات و هوندال^۳، ۱۹۹۸).

سلولاز به عنوان یک آنزیم صنعتی مهم در صنعت نساجی به عنوان شوینده زیستی، تغذیه دام و طیور، فرآیند تولید آب میوه، بازیافت کاغذ و در تولید اتانل زیستی به منظور تولید شربت‌های الیگوساکاریدی که به اتانول تخمیر می‌شوند کاربرد دارد. در تمامی کاربردهای سلولاز شرایط دمایی بالا ترجیح داده می‌شود. وجود اندوگلوکانازهای مقاوم به گرما بدست آمده از باکتری‌های گرمادوست بسیار ارزشمند است (ویلی و زیکوس^۴، ۲۰۰۱).

آمیلازها نیز از جمله آنزیم‌های مهم با طیف وسیع استفاده در صنعت هستند. این آنزیم‌ها حدود ۳۰٪ از آنزیم‌های تولیدی در جهان را شامل می‌شوند (قبادی^۵، ۲۰۱۰). به علت مقاومت به گرما، آلفاآمیلاز کاربرد فزاینده‌ای پیدا کرده است. استفاده از آمیلازهای مقاوم به گرما به منظور مایع سازی نشاسته در دمای بالا در فرآیندهای شیرینی پذیرو یا به عنوان شوینده در نساجی و از این قبیل می‌باشند.

هدف از این مطالعه جداسازی و شناسایی فنوتیپی، بیوشیمیایی و مولکولی باکتری‌های یکی از گرم‌ترین چشمه‌های آب گرم ایران با استفاده از مارکر 16S rRNA بود. در مرحله بعد وجود آنزیم‌های مهم فعال در درجه حرارت‌های بالا مانند آمیلاز و سلولاز در این میکروارگانیسم‌ها مورد بررسی قرار گرفت.

1 - Iida

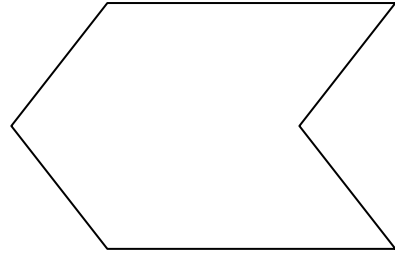
2 - Demirjian

3 - Behat and Hoondal

4- Willi and Zicus

5 - Ghobadi

فصل اول



بررسی منابع

۱- بررسی منابع

۱-۱- موجودات گرمادوست

چشمه‌های آب گرم و جریان‌های داغ کف اقیانوس دارای شرایطی مانند آغاز حیات بر روی کره زمین هستند. در ابتدای پیدایش حیات قبل از تشکیل لایه اوزون اشعه‌های ناپودگر به سطح زمین می‌تابیدند، میکروارگانیسم‌های ابتدایی احتمالاً در پایین‌تر از سطح زمین و کف اقیانوس‌ها رشد می‌کردند و با دمای بالا و فعالیت‌های انفجاری سازگار شدند. در نتیجه گرمادوست‌های موجود در چشمه‌های آب گرم اولین موجودات زنده سیاره زمین بوده‌اند. این موجودات بر اساس دماهایی که در آن رشد مطلوب دارند به سه دسته تقسیم می‌شوند (برتولدو و اترانیکیان^۱، ۲۰۰۲):

۱. گرمادوست‌های متوسط^۲ که محدوده دمای رشد بهینه آنها ۳۵ الی ۷۰ درجه سانتی-گراد است.
۲. بسیار گرمادوست‌ها^۳ که دارای دمای رشد بهینه در محدوده ۵۵ الی ۸۵ درجه سانتی-گراد هستند.
۳. مافوق گرمادوست‌ها^۴ که در طیف دمایی ۷۵ الی ۱۱۳ درجه سانتی‌گراد بهینه رشد را دارند.

دسته‌بندی دیگری از گرمادوست‌ها به صورت زیر وجود دارد:

۱. گرما دوست‌های ضروری^۵ دارای دمای رشد بهینه در محدوده ۶۵ الی ۷۵ درجه سانتی-گراد می‌باشند و در دمای پایین‌تر از ۴۰ درجه سانتی‌گراد رشد نمی‌کنند.
 ۲. گرمادوست‌های اختیاری^۶ که در طیف دمایی ۵۰ الی ۶۰ درجه سانتی‌گراد دارای رشد مطلوب می‌باشند و دارای توانایی رشد در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد نیز می‌باشند.
- گرمادوست‌های مقاوم به گرما که دارای رشد بهینه در محدوده دمایی ۴۵ الی ۵۰ درجه سانتی‌گراد هستند و می‌توانند در زیر ۳۰ درجه سانتی‌گراد نیز رشد کنند (هوقس و ویلیامز^۷، ۱۹۷۷).

1- Bertoldo and Antranikian
 2- Moderate thermophiles
 3- Extreme thermophiles
 4- Hyperthermophiles
 5- Obligate thermophiles
 6- Facultative thermophiles
 7- Hughes and Williams

میکروارگانسیم‌های گرمادوست از مناطق مختلفی از کره خاکی شامل نواحی آتشفشانی و محیط‌های گرم آفتابی مانند خاک و خاک برگ^۱ چشمه‌های آب‌های گرم و در نواحی مختلف اعماق زمین^۲ جدا شده‌اند (امتیازی ۸۶).

۱-۲- انواع میکروارگانسیم‌های گرمادوست

میکروارگانسیم‌های گرمادوست از بین بسیاری از گروه‌های پروکاریوتی میکروارگانسیم‌ها، شامل سیانو باکتری‌ها، باکتری‌های فتوسنتز کننده، باسیلوس‌ها، کلستریدیوم‌های اسپورزا، باکتری‌های اسید لاکتیک، تولید کننده‌های متان، مصرف کننده‌های متان، اکسید کننده‌ها و احیا کننده‌های گوگرد، مایکوپلاسماها، پسودوموناس‌ها، آکتینومایست‌ها و گرم منفی‌های هوازی شناسایی شده‌اند (امتیازی ۸۶).

۱-۲-۱- باسیل‌های گرمادوست

بسیاری از گونه‌های ترموفیل، سرمادوست، اسیددوست، قلیادوست و نمک‌دوست از جنس باسیل‌ها می‌باشند. باکتری‌های گرمادوست متعلق به جنس باسیل محدوده دمایی رشد °C ۷۰-۴۵ دارند (رینی^۳ و همکاران ۱۹۹۵). جدایه‌های باسیلوس گرمادوست را از محیط‌های گرمایی و معتدل می‌توان بدست آورد. اولین توصیف از *Bacillus thermophilus* به عنوان یک باکتری هوازی میله‌ای گرمادوست است. شناسایی این جدایه‌ها به وسیله روش‌های رایج دقیق نبود (فلینت^۴، ۲۰۰۱). اهمیت باسیل‌های گرمادوست به دلیل ارزش بیولوژیکی آنها به عنوان منبع آنزیم‌های مقاوم به گرما (پروتنازها، آمیلازها، پولولاناز، گلوکوز ایزومرازاها، لیپازها، زایلانازها، سلولازها و اندونوکلئازهای برشی) می‌باشد (مائوگری^۵، ۱۹۹۳).

۱-۳- معرفی جنس باسیلوس

در سال ۱۸۹۲ کوهن^۶، هم‌زمان با روبرت کخ نوعی از باکتری را شناسایی کرده و آن را باسیلوس سویتلیس نامید. امروزه این جاندار یکی از اعضای جنس متنوع و گسترده باکتری به نام باسیلاسه است. مجموعه بزرگی از باکتری‌های میله‌ای شکل، گرم مثبت

1-Ground litter

2 - Geothermal

3 - Rainey

4 - Flint

5 - Maugeri

6 - Cohn

می‌باشد که عموماً شکل اندوسپرمی داشته و به صورت هوازی و یا بی‌هوازی اختیاری رشد می‌کنند. جنس باسیل به عنوان یک مجموعه غیرهمسان بزرگ از باکتری‌های هوازی و بی‌هوازی اختیاری میله‌ای شکل گرم مثبت، دارای شکل اندوسپرم تعریف شده است (ویپاد و هاردوود^۱، ۱۹۹۹). تنوع بسیار بالا، حضور در اکوسیستم‌های گوناگون، تولید اندوسپرم‌های مقاوم به تنش فیزیکی و شیمیایی، قابلیت تولید آنتی بیوتیک‌ها، پروتئین‌های کریستاله (که برای بیشتر حشرات حالت سمیت دارد) و پیدایش گونه پاتوژن باسیلوس آنتراسیس^۲ در این جنس سبب علاقه‌مندی پژوهشگران به این جنس شده است. حضور این باکتری‌ها در شرایط بسیار متفاوت زیستی منجر به پیدایش و تکامل انواع مختلفی از باکتری‌ها شده است که توانایی تجزیه و استفاده ترکیبات مختلف و بقایای زیستی مانند سلولز، نشاسته، پکتین، پروتئین‌ها، آگار، هیدروکربن‌ها و غیره را به دست آورده‌اند. به طور کلی، اغلب اعضای این جنس کم‌هتروتروف‌های چند کاره‌ای هستند که قادر به استفاده از ترکیبات آلی ساده در تنفس برای تامین انرژی و فرایند تنفس خودمی‌باشند. در برخی موارد آنها کربوهیدرات‌ها را در واکنش پیچیده‌ای تخمیر کرده و گلیسرول و بوتان دی‌اول تولید می‌کنند. برخی از گونه‌ها مانند باسیلوس مگاتریوم هم به هیچ فاکتور رشدی آلی احتیاج ندارند. سایر گونه‌ها در این جنس نیازمند آمینواسیدها، ویتامین‌های گروه B یا هر دو می‌باشند. برخی اعضای این جنس قادر به تثبیت نیتروژن، آزاد سازی نیتروژن، لیتوتروفی اختیاری^۳، اتوتروفی^۴ و زندگی در شرایط بسیار سخت می‌باشند. با اینکه بیشتر اعضا این جنس مزوفیل هستند و در دمای بهینه $45^{\circ}\text{C} - 30^{\circ}\text{C}$ رشد می‌کنند، گروهی گرم‌دوست بوده و دمای بهینه آن‌ها بالای 65°C است. تعدادی نیز سرمادوست^۵ بوده و قادر به رشد و تولید اسپور در صفر درجه می‌باشند. گونه‌های این جنس در دامنه pH در حدود ۱۱-۲ توانایی رشد دارند. در شرایط بهینه رشد در آزمایشگاه گونه‌های باسیلوس زمان بازآوری در حدود ۲۵ دقیقه دارند (<http://www.textbookofbacteriology.net/Bacillus.html>).

انواعی از طبقه بندی‌ها پیشنهاد شده است که بر اساس یک سری از صفات فنوتیپی وجود دارد که ۳۶۸ جدایه از باسیلوس را به ۷۹ دسته تقسیم می‌کند (پریست^۶ و همکاران ۱۹۸۸). در همین محدوده زمانی، پیدایش توالی‌های RNA ریبوزومی بخصوص تکنیک توالی‌یابی 16 Sr RNA به عنوان یک وسیله سنجش مولکولی مفید در اواخر دهه ۸۰ موجب شد که اساس این

1 - Wipat and Hardwood

2 - *Bacillus anthracis*

3 - Lithotrophy

4 - Autotrophy

5 - Psychrophil

6 - Priest