

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ



دانشگاه صنعتی اصفهان

دانشکده کشاورزی

تأثیر موقعیت شیب بر توزیع فعالیت، ثابت‌های سینتیکی و ترمودینامیکی

آمیدوهیدرولازها و فراوانی ذخایر ژن *amoA* در خاکدانه‌ها

رساله دکتری خاک‌شناسی

صفورا ناهیدان

استاد راهنما

دکتر فرشید نوربخش

۱۳۹۳



دانشگاه صنعتی اصفهان

دانشکده کشاورزی

رساله دکتری رشته خاک‌شناسی خانم صفورا ناهیدان

تحت عنوان

تأثیر موقعیت شیب بر توزیع فعالیت، ثابت‌های سینتیکی و ترمودینامیکی

آمیدوهیدرولازها و فراوانی ذخایر ژن *amoA* در خاکدانه‌ها

در تاریخ ۹۳/۱۰/۲۴ توسط کمیته تخصصی زیر مورد بررسی و تصویب نهایی قرار گرفت.

۱- استاد راهنمای رساله دکتر فرشید نوربخش

۲- استاد مشاور رساله دکتر محمدرضا مصدقی

۳- استاد داور دکتر شمس‌الله ایوبی

۴- استاد داور دکتر آقافخر میرلوحی

۵- استاد داور دکتر فرهاد رجالی

سرپرست تحصیلات تکمیلی دانشکده دکتر محمد مهدی مجیدی

تشکر و قدردانی

سپاس بی کران پروردگار یکتا را که هستی مان بخشید و به طریق علم و دانش رهنمونمان شد و به همنشینی رهروان علم و دانش مفتخرمان نمود و خوشه‌چینی از علم و معرفت را روزیمان ساخت. تشکر خالصانه خود را به بهترین‌های زندگی‌ام، مادر و پدر بزرگوaram به پاس تمام فداکاری‌ها، گذشت‌ها و حمایت‌هایشان تقدیم می‌دارم. همچنین از حضور گرم خواهر و برادرانم قدردانی می‌نمایم. از استاد راهنمای بزرگوaram جناب آقای دکتر نوربخش کمال تشکر و سپاسگذاری را دارم که کریمانه مرا مشمول راهنمایی‌هایشان قرار دادند. قطعاً پیمودن این مسیر امکان‌پذیر نبود مگر به همراهی ایشان. از جناب آقای دکتر مصدقی که از مشاورت‌های ارزشمند ایشان بهره‌مند شدم قدردانی می‌نمایم. از جناب آقای پروفیسور Zeyer و گروه محترم‌شان در دانشگاه ETH به خاطر همکاری بی‌دریغشان در انجام بخشی از این رساله سپاسگذارم. از جناب آقای دکتر ایوبی، دکتر میرلوحی و دکتر رجالی که زحمت داوری و بازخوانی این رساله را به عهده داشتند متشکرم. از سایر اساتید محترم گروه خاک‌شناسی که از محضرشان کسب دانش نمودم صمیمانه سپاسگذارم. از همکاری کارشناسان و پرسنل آزمایشگاه‌های گروه خاک‌شناسی کمال تشکر را دارم. همچنین از تمام دوستان عزیزم که همواره چراغ راه و همراه همیشگی‌ام بودند مخصوصاً سرکار خانم وجیهه درستکار و فروغ عقیلی سپاس بی پایان دارم و لحظات تکرار ناشدنی باهم بودنمان را هرگز فراموش نخواهم کرد. موفقیت روزافزون ایشان را در تمامی مراحل زندگی از خداوند سبحان خواستارم.

صفورا ناهیدان

کلیه حقوق مادی مترتب بر نتایج مطالعات،
ابتکارات و نوآوریهای ناشی از تحقیق موضوع این
رساله متعلق به دانشگاه صنعتی اصفهان است

تقدیم به مهربان فرشتگانی که:

تمام تجربه های یکتا و زیبای زندگی، مدیون حضور سبز آنهاست

تقدیم به خانواده عزیزم

فهرست مطالب

صفحه	عنوان
هشت	فهرست مطالب
دوازده	فهرست اشکال
چهارده	فهرست جداول
۱	چکیده
۲	فصل اول: مقدمه و بررسی منابع
۲	۱-۱- کلیات
۳	۱-۲- اکولوژی میکروبی خاک
۵	۱-۳- آنزیم‌های خاک
۶	۱-۳-۱- ال-آسپاراجیناز
۶	۱-۳-۲- ال-گلوتامیناز
۷	۱-۳-۳- اوره آز
۸	۱-۴- آلکالین و اسید فسفاتاز
۹	۱-۵- آریل سولفاتاز
۱۰	۱-۴- توپوگرافی
۱۰	۱-۵- تاثیر توپوگرافی بر ویژگی‌های خاک
۱۱	۱-۵-۱- ویژگی‌های فیزیکی خاک
۱۲	۱-۵-۲- ویژگی‌های شیمیایی خاک
۱۳	۱-۵-۳- ویژگی‌های بیولوژیکی خاک
۱۹	۱-۶- خاکدانه‌ها
۲۰	۱-۶-۱- عوامل موثر بر خاکدانه‌سازی
۲۵	۱-۷- مواد آلی در خاکدانه‌ها
۲۶	۱-۸- ریزجانداران در خاکدانه‌ها
۲۷	۱-۹- آنزیم‌ها در خاکدانه‌ها
۲۸	۱-۱۰- فرضیات و اهداف

۳۰	فصل دو م: بررسی اثر موقعیت شیب بر الگوی توزیع آمیدوهیدرولازها در خاکدانه‌ها.....
۳۰	۱-۲-۱- مقدمه و بررسی منابع.....
۳۳	۲-۲- مواد و روش‌ها.....
۳۳	۱-۲-۲- مناطق مورد مطالعه.....
۳۴	۲-۲-۲- نمونه برداری از خاک.....
۳۴	۳-۲-۲- ویژگی‌های عمومی خاک‌ها.....
۳۴	۴-۲-۲- جداسازی خاکدانه‌ها.....
۳۵	۵-۲-۲- اندازه‌گیری فعالیت آمیدوهیدرولازها (ال-آسپاراجیناز، ال-گلوتامیناز و اوره آز).....
۳۵	۶-۲-۲- محاسبه سهم نسبی خاکدانه‌ها از کربن آلی و فعالیت آنزیمی خاک.....
۳۶	۷-۲-۲- شاخص پایداری خاکدانه.....
۳۶	۸-۲-۲- تجزیه و تحلیل آماری.....
۳۷	۳-۲- نتایج و بحث.....
۳۷	۱-۳-۲- ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی خاک در طول شیب.....
۳۸	۲-۳-۲- توزیع اندازه خاکدانه‌ها و پایداری ساختمان خاک در طول شیب.....
۴۱	۳-۳-۲- توزیع کربن آلی در خاکدانه‌ها در طول شیب.....
۴۴	۴-۳-۲- توزیع آمیدوهیدرولازها در خاک در طول شیب.....
۴۵	۵-۳-۲- توزیع آمیدوهیدرولازها در خاکدانه‌ها در طول شیب.....
۵۳	۴-۲- نتیجه‌گیری.....
	فصل سوم: بررسی اثر موقعیت شیب بر سینتیک و ترمودینامیک آنزیم ال-گلوتامیناز در خاکدانه-
۵۴	ها
۵۴	۱-۳-۱- مقدمه و بررسی منابع.....
۵۴	۱-۱-۳- سینتیک آنزیم‌ها.....
۵۷	۲-۱-۳- ترمودینامیک آنزیم‌ها.....
۶۰	۲-۳- مواد و روش‌ها.....
۶۰	۱-۲-۳- منطقه مورد مطالعه.....
۶۰	۲-۲-۳- نمونه‌برداری از خاک.....

۶۱ ۳-۲-۳- ویژگی های عمومی خاک ها
۶۱ ۴-۲-۳- جداسازی خاکدانه ها
۶۱ ۵-۲-۳- ویژگی های عمومی خاکدانه ها
۶۱ ۶-۲-۳- تعیین پارامترهای سینتیکی آنزیم ال-گلوتامیناز
۶۲ ۷-۲-۳- تعیین پارامترهای ترمودینامیکی آنزیم ال-گلوتامیناز
۶۲ ۸-۲-۳- تجزیه و تحلیل آماری
۶۲ ۳-۳- نتایج و بحث
۶۲ ۱-۳-۳- ویژگی های عمومی خاک ها
۶۳ ۲-۳-۳- توزیع اندازه خاکدانه ها
۶۴ ۳-۳-۳- ویژگی های عمومی خاکدانه ها
۶۶ ۴-۳-۳- پارامترهای سینتیکی آنزیم ال-گلوتامیناز
۷۱ ۵-۳-۳- پارامترهای ترمودینامیکی آنزیم ال-گلوتامیناز
۷۶ ۴-۳- نتیجه گیری
	فصل چهارم: بررسی توزیع خاکدانه ای فراوانی باکتری ها و آرکیای اکسیدکننده آمونیوم با
۷۸ استفاده از تکنیک Real-time PCR در موقعیت های مختلف شیب
۷۸ ۱-۴- مقدمه و بررسی منابع
۸۴ ۲-۴- مواد و روش ها
۸۴ ۱-۲-۴- مناطق مورد مطالعه
۸۴ ۲-۲-۴- نمونه برداری از خاک
۸۴ ۳-۲-۴- ویژگی های عمومی خاک ها
۸۴ ۴-۲-۴- جداسازی خاکدانه ها
۸۵ ۵-۲-۴- ویژگی های عمومی خاکدانه ها
۸۵ ۶-۲-۴- پتانسیل نیتریفیکاسیون
۸۵ ۷-۲-۴- جداسازی DNA و تعیین فراوانی ژن <i>amoA</i> با استفاده از Real-time PCR
۸۶ ۸-۲-۴- محاسبات
۸۷ ۹-۲-۴- تجزیه و تحلیل آماری
۸۷ ۳-۴- نتایج و بحث

۸۷ ۱-۳-۴- ویژگی های عمومی خاک ها
۸۸ ۲-۳-۴- توزیع اندازه خاکدانه ها
۹۰ ۳-۳-۴- کربن آلی و نیتروژن کل
۹۰ ۴-۳-۴- پتانسیل نیتریفیکاسیون
۹۵ ۵-۳-۴- فراوانی ژن AOA و AOB amoA
۱۰۰ ۴-۴- نتیجه گیری
۱۰۲	فصل پنجم: اثر موقعیت و جهت شیب بر توده زنده میکروبی و تنوع کاتالیتیک خاک
۱۰۲ ۱-۵- مقدمه و بررسی منابع
۱۰۴ ۲-۵- مواد و روش ها
۱۰۴ ۱-۲-۵- منطقه مورد مطالعه
۱۰۴ ۲-۲-۵- نمونه برداری از خاک
۱۰۵ ۳-۲-۵- ویژگی های عمومی خاک ها
۱۰۵ ۴-۲-۵- توده زنده میکروبی
۱۰۶ ۵-۲-۵- فعالیت آنزیم های خاک
۱۰۷ ۶-۲-۵- تجزیه و تحلیل آماری
۱۰۷ ۳-۵- نتایج و بحث
۱۰۷ ۱-۳-۵- ویژگی های فیزیکی و شیمیایی خاک
۱۱۱ ۲-۳-۵- توده زنده میکروبی و کسر میکروبی (C_{mic}/C_{org})
۱۱۲ ۳-۳-۵- فعالیت های آنزیمی خاک
۱۱۸ ۴-۵- نتیجه گیری
۱۲۰	فصل ششم: نتیجه گیری و پیشنهادها
۱۲۰ ۱-۶- نتیجه گیری
۱۲۲ ۲-۶- پیشنهادها
۱۲۴ منابع

فهرست اشکال

صفحه	عنوان
۶	شکل ۱-۱- تبدیل آمینواسید ال-آسپاراجین به ال-آسپارتیک اسید و آمونیاک توسط ال-آسپاراجیناز.....
۷	شکل ۱-۲- تبدیل آمینواسید ال-گلوتامین به ال-گلوتامیک اسید و آمونیاک توسط ال-گلوتامیناز.....
۷	شکل ۱-۳- تبدیل اوره به دی اکسید کربن و آمونیاک توسط اوره آز.....
۸	شکل ۱-۴- هیدرولیز استرهای فسفاتی توسط فسفومونواسترازها.....
۹	شکل ۱-۵- تبدیل استرسولفات به فنول و سولفات توسط آرپل سولفاتاز.....
۴۲	شکل ۲-۱- توزیع خاکدانه‌ای کربن آلی در طول شیب در مناطق: الف) فریدون شهر و ب) چلگرد.....
۴۴	شکل ۲-۲- سهم نسبی هر گروه خاکدانه از کربن آلی خاک در طول شیب در مناطق: A) فریدون شهر و B) چلگرد.....
۴۷	شکل ۲-۳- توزیع خاکدانه‌ای اوره آز (A)، ال-گلوتامیناز (B) و ال-آسپاراجیناز (C) در طول شیب در منطقه فریدون شهر.....
۴۸	شکل ۲-۴- توزیع خاکدانه‌ای اوره آز (A)، ال-گلوتامیناز (B) و ال-آسپاراجیناز (C) در طول شیب در منطقه چلگرد.....
۵۱	شکل ۲-۵- سهم نسبی هر گروه خاکدانه از اوره آز (A)، ال-گلوتامیناز (B) و ال-آسپاراجیناز (C) در طول شیب در منطقه فریدون شهر.....
۵۲	شکل ۲-۶- سهم نسبی هر گروه خاکدانه از اوره آز (A)، ال-گلوتامیناز (B) و ال-آسپاراجیناز (C) در طول شیب در منطقه چلگرد.....
۶۷	شکل ۳-۱- رابطه خطی لاین ویور-برک معادله مایکلیس-متن آنزیم ال-گلوتامیناز در خاکدانه‌های در اندازه A) ۱-۰/۲۵ (B) ۰/۲۵-۰/۰۵ میلی متری موقعیت‌های مختلف شیب سرعت (V) بر حسب $\text{mg NH}_4^+-\text{N kg}^{-1}$ و h^{-1} و غلظت سوبسترا (S) بر حسب mM بیان شده است.....
۷۲	شکل ۳-۲- تغییرات فعالیت آنزیم ال-گلوتامیناز با دما در خاکدانه‌های در اندازه A) ۴-۱ (B) ۱-۰/۲۵ (C) ۰/۰۵-۰/۲۵ میلی متری موقعیت‌های مختلف شیب.....
۷۴	شکل ۳-۳- رابطه خطی معادله آرنیوس در خاکدانه‌های در اندازه A) ۴-۱ (B) ۱-۰/۲۵ (C) ۰/۲۵-۰/۰۵ میلی متری موقعیت‌های مختلف شیب.....
۷۹	شکل ۴-۱- مراحل مختلف چرخه نیتروژن در خاک.....

- شکل ۲-۴- الکتروفورز محصول PCR ژن *AOB amoA* (A) و *AOA* (B) بر روی ژل آگارز..... ۸۷
- شکل ۳-۴- توزیع خاکدانه‌ای کربن آلی، نیتروژن کل و پتانسیل نیتریفیکاسیون در طول شیب در منطقه فریدون شهر (A، B و C) و منطقه چلگرد (D، E و F)..... ۹۲
- شکل ۴-۴- مقدار نسبی کربن آلی، نیتروژن کل و پتانسیل نیتریفیکاسیون در خاکدانه‌ها در طول شیب در منطقه فریدون شهر (A، B و C) و منطقه چلگرد (D، E و F)..... ۹۳
- شکل ۵-۴- توزیع خاکدانه‌ای فراوانی ژن *AOB amoA* و *AOA* و نسبت *AOB/AOA* در طول شیب منطقه فریدون-شهر (A، B و C) و چلگرد (D، E و F)..... ۹۷
- شکل ۶-۴- توزیع فراوانی نسبی ژن *AOB amoA* و *AOA* در خاکدانه‌ها در طول شیب در منطقه فریدون شهر (A و B) و چلگرد (C و D)..... ۹۸
- شکل ۱-۵- بررسی نظریه دکستر درباره کربن آلی کمپلکس شده (COC) و کمپلکس نشده (NCOC) خاک در موقعیت و جهت‌های مختلف شیب در منطقه مورد بررسی..... ۱۱۰
- شکل ۲-۵- نمودارهای ستاره ای اثر موقعیت شیب بر فعالیت آنزیم‌های خاک در (A شیب شمالی و B شیب جنوبی)..... ۱۱۸

فهرست جداول

صفحه	عنوان
۳۷	جدول ۱-۲- برخی از ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی خاک‌های مورد بررسی.....
۳۹	جدول ۲-۲- درصد توزیع جرمی اندازه خاکدانه‌ها و پایداری آن‌ها (MWD) در طول شیب تپه در مناطق مورد مطالعه.....
۴۰	جدول ۲-۳- همبستگی پیرسون بین ویژگی‌های خاک و شاخص پایداری ساختمان (MWD).....
۴۵	جدول ۲-۴- فعالیت آمیدو هیدرولازهای خاک در طول شیب دو منطقه.....
۴۹	جدول ۲-۵- همبستگی پیرسون بین کربن آلی و فعالیت آنزیم‌ها در خاکدانه‌ها در طول شیب.....
۶۳	جدول ۱-۳- ویژگی‌های عمومی خاک‌ها.....
۶۴	جدول ۲-۳- توزیع اندازه خاکدانه در طول شیب.....
۶۵	جدول ۳-۳- ویژگی‌های عمومی خاکدانه‌ها در موقعیت‌های مختلف شیب.....
۶۸	جدول ۳-۴- پارامترهای سینتیکی آنزیم ال-گلو تامیناز در موقعیت‌های مختلف شیب.....
۶۹	جدول ۳-۵- همبستگی بین ویژگی‌های فیزیکوشیمیایی خاکدانه‌ها و پارامترهای سینتیکی آنزیم ال-گلو تامیناز.....
۷۵	جدول ۳-۶- پارامترهای ترمودینامیکی آنزیم ال-گلو تامیناز در موقعیت‌های مختلف شیب.....
۷۶	جدول ۳-۷- همبستگی بین ویژگی‌های فیزیکوشیمیایی خاکدانه‌ها و پارامترهای ترمودینامیکی آنزیم ال-گلو تامیناز.....
۸۸	جدول ۱-۴- برخی از ویژگی‌های عمومی خاک‌های مورد بررسی.....
۸۹	جدول ۲-۴- درصد جرمی اندازه خاکدانه در طول شیب در مناطق مورد مطالعه.....
۹۵	جدول ۳-۴- همبستگی بین پارامترهای اندازه گیری شده در خاکدانه‌های خاک در طول شیب.....
۱۰۸	جدول ۱-۵- تجزیه واریانس (میانگین مربعات) اثر جهت و موقعیت شیب بر برخی از ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی خاک.....
۱۰۸	جدول ۲-۵- مقایسه میانگین اثر جهت و موقعیت شیب بر برخی از ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی خاک.....
۱۱۳	جدول ۳-۵- تجزیه واریانس (میانگین مربعات) اثر جهت و موقعیت شیب بر ویژگی‌های بیولوژیک خاک.....
۱۱۳	جدول ۴-۵- مقایسه میانگین اثر جهت و موقعیت شیب بر ویژگی‌های بیولوژیک خاک.....
۱۱۴	جدول ۵-۵- مقایسه میانگین اثر متقابل جهت و موقعیت شیب بر فعالیت ال-آسپاراجیناز (LAS)، ال-گلو تامیناز (LGL) و اوره آز (URS).....

- جدول ۵-۶- تجزیه واریانس (میانگین مربعات) اثر جهت و موقعیت شیب بر نسبت فعالیت‌های آنزیمی به توده زنده میکروبی..... ۱۱۵
- جدول ۵-۷- مقایسه میانگین اثر جهت و موقعیت شیب بر نسبت فعالیت‌های آنزیمی به توده زنده میکروبی..... ۱۱۵
- جدول ۵-۸- مقایسه میانگین اثر متقابل جهت و موقعیت شیب بر نسبت فعالیت ال-آسپاراجیناز (LAS)، ال-گلوتامیناز (LGL) و اوره آز (URS) به توده زنده میکروبی..... ۱۱۷

چکیده

توپوگرافی به عنوان یکی از عوامل خاکسازي، نقش مهمی در پویایی جمعیت، فعالیت و اکولوژی ریزجانداران خاک به عهده دارد. اغلب پژوهش‌های انجام شده در زمینه سنجش فعالیت‌های بیولوژیک، در مقیاس کل خاک ($> 2\text{mm}$) انجام گردیده اند ولی شناخت درست و جامعی از پویایی فعالیت‌های میکروبی خاک، نیازمند بررسی موقعیت آن‌ها در سطح زیستگاه و در مقیاس‌های کوچک نظیر مقیاس خاکدانه‌ها است. لذا این رساله به منظور بررسی اثر موقعیت شیب بر توزیع آمیدوهیدرولازها، سنتتیک و ترمودینامیک آنزیم ال-گلوتامیناز و فراوانی باکتری‌ها و آرکیای اکسیدکننده آمونیوم در خاکدانه‌ها انجام گردید. همچنین اثر موقعیت و جهت شیب بر توده زنده میکروبی و تنوع کاتالیتیک خاک در مقیاس کل خاک انجام شد. در مطالعه اول، دو شیب تپه مرتعی واقع در فریدون شهر و چلگرد انتخاب شدند. نمونه برداری از عمق ۰-۱۰ سانتی متری ۵ موقعیت قله شیب، شانه شیب، شیب پستی، پایه شیب و انتهای شیب منطقه فریدون شهر انجام شد. در منطقه چلگرد، قله شیب به دلیل فقدان شرایط لازم برای این موقعیت شیب، از نمونه برداری حذف گردید. خاکدانه‌ها به روش الک تر در گروه‌های ۲-۴، ۱-۲، ۰/۵-۱، ۰/۲۵-۰/۵ و ۰/۲۵-۰/۰۵ میلی متر جداسازی و کربن آلی و فعالیت اوره آز، ال-گلوتامیناز و ال-آسپاراجیناز اندازه گیری شدند. کربن آلی و فعالیت آنزیم‌ها در خاکدانه‌های ۲-۴ میلی متری بیشترین بودند و با کاهش اندازه خاکدانه کاهش یافتند. با وجود این، سهم این خاکدانه‌ها در کل کربن آلی و فعالیت آنزیمی کمتر از سایر خاکدانه‌ها بودند. موقعیت شیب بر فعالیت مطلق آمیدوهیدرولازها درون خاکدانه‌ها موثر بود ولی الگوی موقعیت مکانی آن‌ها را در خاکدانه‌ها چندان متاثر نساخت. با این حال، موقعیت شیب الگوهای توزیع فعالیت نسبی آمیدوهیدرولازها در خاک را از طریق تاثیر بر تشکیل خاکدانه‌ها و فعالیت مطلق آنزیم‌ها در خاکدانه‌ها تحت تاثیر قرار داد. در مطالعه دوم، پارامترهای سنتتیکی (K_m و V_{max}) و ترمودینامیکی (Q_{10} و E_a) ال-گلوتامیناز در خاکدانه‌های (۱-۴، ۰/۲۵-۱ و ۰/۲۵-۰/۰۵ میلی متر) سه موقعیت شانه شیب، شیب پستی و انتهای شیب منطقه چلگرد بررسی گردید. مقادیر K_m و V_{max} از موقعیت شانه شیب به سمت انتهای شیب کاهش در حالی که مقادیر Q_{10} و E_a افزایش یافتند. کربن آلی، نیتروژن کل و رس خاکدانه‌ها در طول شیب با پارامترهای سنتتیکی و ترمودینامیکی ال-گلوتامیناز مرتبط بودند. تنها Q_{10} ال-گلوتامیناز تحت تاثیر اندازه خاکدانه قرار نگرفت ولی مقاومت این آنزیم به غیرفعال شدن در برابر افزایش دما با کاهش اندازه خاکدانه کاهش یافت. در کل، پارامترهای سنتتیکی در مقایسه با پارامترهای ترمودینامیکی دارای توانایی بیشتری در انعکاس تفاوت‌های کاتالیتیکی ال-گلوتامیناز بین خاکدانه‌های مختلف بودند. در مطالعه سوم، فراوانی ژن amoA باکتری‌ها (AOB) و آرکیای (AOA) اکسیدکننده آمونیوم به روش Real-time PCR و پتانسیل نیتریفیکاسیون در خاکدانه‌های (۱-۴، ۰/۲۵-۱ و ۰/۲۵-۰/۰۵ میلی متر) سه موقعیت شانه شیب، شیب پستی و انتهای شیب در دو منطقه فریدون شهر و چلگرد اندازه گیری شدند. هر دو جمعیت AOB و AOA، موقعیت مکانی یکسانی را در خاکدانه‌های موقعیت‌های مختلف شیب اشغال کردند. با وجود این، نسبت AOB/AOA متفاوت در خاکدانه‌های با اندازه‌های مختلف در طول شیب نشان دهنده عملکرد نابرابر این جمعیت‌ها در خاکدانه‌های موقعیت‌های مختلف شیب بود. فراوانی نسبی AOA و مقدار نسبی پتانسیل نیتریفیکاسیون عموماً با مقادیر نسبی کربن آلی و نیتروژن کل در طول شیب همبستگی مثبت نشان دادند. وجود همبستگی مثبت بین فراوانی نسبی AOA و پتانسیل نیتریفیکاسیون حاکی از آن است که AOA نقش مهم‌تری در فرایند نیتریفیکاسیون در طول شیب این مناطق ایفا کرده است. در مطالعه چهارم، توده زنده میکروبی و فعالیت اسید و آلکالین فسفاتاز، آریل سولفاتاز، اوره آز، ال-گلوتامیناز و ال-آسپاراجیناز در ۳ موقعیت قله شیب، شیب پستی و پایه شیب واقع در دو جهت شمالی و جنوبی مکانی در چلگرد اندازه گیری شدند. توده زنده میکروبی و فعالیت آنزیم‌ها روی شیب شمالی بیشتر از شیب جنوبی بودند. کسر میکروبی روی شیب جنوبی بیشتر از شمالی بود. اسید و آلکالین فسفاتاز و آریل سولفاتاز از قله به سمت انتهای شیب کاهش یافتند. الگوی پراکنش اوره آز، ال-گلوتامیناز و ال-آسپاراجیناز در طول شیب به جهت شیب بستگی داشت. نتیجه آن که آنزیم‌های چرخه نیتروژن نسبت به سایر هیدرولازها به توپوگرافی (جهت و موقعیت شیب) وابستگی بیشتری نشان دادند.

واژگان کلیدی: توپوگرافی، خاکدانه، آمیدوهیدرولازها، سنتتیک، ترمودینامیک، اکسیدکنندگان آمونیوم

فصل اول

مقدمه و بررسی منابع

۱-۱- کلیات

فرآیندهای بیولوژیکی و بیوشیمیایی خاک، اساس عملکردهای خشکی را تشکیل می‌دهند. جانداران در خاک، نقش مهمی در بازچرخ ماده آلی و فراهمی عناصر غذایی ایفا می‌کنند. جانداران در طول زندگی کوتاه خود اقدام به تولید آنزیم‌های برون و درون سلولی می‌کنند. این آنزیم‌ها نقش مهمی را در کاتالیز واکنش‌های بیوشیمیایی به عهده دارند. اندازه جمعیت‌های میکروبی و فعالیت هر گروه از آن‌ها، از عوامل زیستی و غیرزیستی بسیاری تأثیر می‌پذیرند. چنین عواملی می‌تواند شامل دما، رطوبت خاک، pH، پتانسیل اکسید و احیا، وضعیت عناصر غذایی، نوع و کیفیت ماده آلی باشد [۱۵۶]. تأثیرپذیری جانداران و فعالیت آن‌ها از چنین عواملی، بستگی به موقعیت فیزیکی آن‌ها درون پیکره خاک دارد. در واقع خاک یک محیط ناهمگن متشکل از واحدهای ساختمانی یا خاکدانه‌ها است که چگونگی و آرایش قرارگیری خاکدانه‌ها در کنار یکدیگر، باعث شده که خاک به ریز مکان‌های^۱ متنوعی با ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی متفاوت تفکیک گردد. این شرایط سبب شده تا ریز جانداران نیز بر اساس اندازه و نیازهای فیزیولوژیک منحصر به فردشان در داخل محیط ناهمگن خاک، توزیع متفاوتی داشته باشند [۱۲۳]. استفاده از تکنیک‌های مولکولی

¹ Microenvironments

در سال‌های اخیر و مطالعه ریزجانداران در خاک در مقیاس میکرو نظیر خاکدانه‌ها و یا اندازه ذرات می‌تواند به درک بیشتر خاک به عنوان زیستگاه جانداران به پژوهشگران کمک نماید.

توپوگرافی یکی از عوامل مهم و اصلی در توزیع و تنوع خاک‌ها در سطح زمین نما می‌باشد. این عامل به دلیل تأثیر بر میزان نفوذ و انتقال آب، ایجاد ریزاقليم، آبدوی و فرسایش خاک در تشکیل خاک مؤثر است [۷۰]. توپوگرافی تأثیر عمده‌ای بر فعالیت میکروبی و سرعت واکنش‌های بیوشیمیایی خاک دارد و بدین ترتیب گردش عناصر غذایی و فراهمی آن‌ها برای گیاهان را تحت تأثیر قرار می‌دهد [۸۳]. توزیع اندازه خاکدانه‌ها از جمله ویژگی‌های فیزیکی خاک است که تحت تأثیر توپوگرافی قرار گرفته است [۱۲۱]. خاکدانه‌سازی از مهمترین مکانیسم‌هایی است که می‌تواند به صورت غیرمستقیم، فعالیت‌های میکروبی را متأثر کند. بنابراین بررسی اکولوژی میکروبی در مقیاس خاکدانه‌هایی که تحت تأثیر تغییرات حاصل از توپوگرافی قرار گرفته اند می‌تواند دانسته‌های ارزشمندی را در ارتباط با اکولوژی زمین نما در اختیار پژوهشگران قرار دهد. آگاهی از چگونگی تغییرپذیری ویژگی‌های بیولوژیک خاک برای پیش‌بینی روابط خاک و زمین نما و مدیریت بهینه اراضی ضروری به نظر می‌رسد.

۱-۲-۱ اکولوژی میکروبی خاک

با وجود این که جامعه میکروبی خاک حدود ۵ درصد حجم خاک را تشکیل می‌دهند ولی بسیار فعال و متنوع بوده و با فعالیت متابولیکی خود در تجزیه ماده آلی و چرخه بسیاری از عناصر غذایی نقش بسزایی ایفا می‌کنند. جمعیت میکروبی خاک ترکیبی از پروتوزآ، جلبک‌ها، قارچ‌ها، آرکیا، اکتینومایست‌ها، باکتری‌ها و ویروس‌ها هستند. مجموعه این جانداران با عملکرد متفاوت بر پایداری و باروری اکوسیستم خاک مؤثر هستند [۱۵۶]. شیمل (۱۹۹۵) بیان کرد که ارتباط تنوع جامعه میکروبی و عملکرد خاک، به ویژگی‌های جمعیت‌هایی که مسوول فرآیندهای خاک هستند بستگی دارد. در واقع فرآیندهای موجود در خاک به ۲ گروه عام و خاص دسته‌بندی می‌شوند. فرآیندهای عام (مانند تجزیه ترکیبات ساده کربن دار، تنفس میکروبی و ایموبیلیزاسیون نیتروژن) توسط طیف گسترده‌ای از ریزجانداران انجام می‌شوند و بنابراین تغییر در تعداد و تنوع این دسته ریزجانداران ممکن است در فرآیند مورد نظر تأثیر چندانی نگذارد. در مقابل، فرآیندهای خاص (مانند نیتریفیکاسیون و دنیتریفیکاسیون) توسط گروه کوچکی از ریزجانداران (مانند نیتریفیکاتورها و دنیتریفیکاتورها) انجام می‌شوند. این گروه‌های میکروبی به گروه‌های حساس معروف هستند و در نتیجه‌ی تغییر در تعداد و تنوع آن‌ها، عملکرد مربوط به این دسته از ریزجانداران در

خاک دستخوش تغییر بسیار خواهد شد [۱۳۲]. بنابراین بررسی ارتباط چنین فرآیندهایی با ریزجانداران کنترل کننده آن‌ها مورد توجه بسیاری از محققان قرار گرفته است.

رابطه بین ریزجانداران و عملکرد آن‌ها در خاک هنوز به درستی شناخته شده نیست. یکی از دلایل آن ضعف روش‌های اندازه‌گیری تعداد و تنوع جامعه میکروبی خاک است. جداسازی و کشت میکروبی، مهمترین مراحل در روش‌های سنتی گذشته بوده است. با این وجود به این نکته می‌بایستی توجه کرد که بسیاری از ریزجانداران در خاک غیرقابل کشت بوده و تنها با چنین روش‌هایی می‌توان تقریباً ۱ درصد آن‌ها را از نظر تعداد و یا تنوع میکروبی در خاک مورد ارزیابی قرار داد. بنابراین با توجه به این مسئله و همچنین پیشرفت علم در سال‌های اخیر، امروزه در بسیاری از مطالعات میکروبی خاک، از روش‌های بدون نیاز به محیط کشت^۱ استفاده شده است [۶۰]. از متداول‌ترین این روش‌ها استفاده از روش‌های مولکولی بر پایه‌ی عصاره‌گیری کل DNA از خاک است. به مطالعاتی که بر روی کل ژنوم استخراج شده از خاک و یا به عبارتی متاژنوم^۲ انجام می‌شود، مطالعات متاژنومیکس^۳ گفته می‌شود. از متداول‌ترین روش‌ها که در مطالعات متاژنومیکس استفاده شده است، روش‌هایی بر پایه استفاده از واکنش زنجیره‌ی پلیمرار (PCR-based methods)^۴ می‌باشد. اساس کار PCR تکثیر ژن مورد نظر به بیش از ۱۰^۹ نسخه پس از ۳۰ چرخه متوالی است [۶۰]. از ژن‌های هدف که به صورت نشانگر مولکولی^۵ برای شناسایی و تنوع پروکاریوت‌ها در خاک استفاده شده است، می‌توان به ۱۶S rRNA اشاره کرد. با این وجود، پس از کشف و شناسایی ژن‌های عملکردی^۶ مسوول فرآیندهای خاص مانند amoA, nifH, napA و غیره، توجه بسیاری از محققان به بررسی چنین ژن‌هایی در خاک و به ویژه کمی کردن آن‌ها با استفاده از تکنیک‌های مولکولی و ارتباط آن‌ها با عملکرد خاک جلب شده است [۱۸۳]. به منظور کمی کردن ژن‌های عملکردی در خاک از Real-time PCR استفاده شده است. در این روش، مقدار محصول PCR که در طول فرآیند تکثیر ایجاد می‌شود با استفاده از گروهی از رنگ‌های فلورسنت‌زای متصل شده به DNA و یا پروب‌های نشان‌گذاری شده، توسط Real-time PCR تعیین می‌گردد. در واقع اساس روش، ارزیابی سیگنال‌های فلورسنت ساطع شده در اثر ساخت DNA دو رشته‌ای (dsDNA) توسط دستگاه است. از متداول‌ترین رنگ‌های فلورسنت مورد استفاده در این تکنیک می‌توان به سایبرگرین I اشاره کرد. این رنگ، تمایل زیادی به اتصال به

¹ Culture-independent techniques

² Metagenome

³ Metagenomics

⁴ Polymerase Chain Reaction

⁵ Molecular marker

⁶ Functional genes

dsDNA دارد. در طی چرخه‌های PCR که محصول دو رشته‌ای تولید می‌شود، رنگ به آن‌ها متصل شده و فلورسنت ساطع می‌نماید. بنابراین افزایش شدت فلورسنت با غلظت dsDNA متناسب خواهد بود. با ادامه یافتن PCR شدت فلورسنت رو به افزایش می‌گذارد. به اولین چرخه‌ای که شدت فلورسنت بیشتر از خط پایه (فلورسنت زمینه) باشد چرخه آستانه یا C_t گویند. با استفاده از عدد C_t نمونه و استانداردهای ژن مورد نظر می‌توان مقدار DNA اولیه را محاسبه نمود [۱۸۳].

از پروب‌های نشان‌گذاری شده متداول به منظور تعیین مقدار محصول PCR می‌توان به پروب Taq Man اشاره کرد. این پروب یک توالی الیگونوکلوئوتید است که یک رنگ فلورسنت‌زا (reporter) در انتهای 5' و یک خاموش‌کننده (quencher) در انتهای 3' دارد. ابتدا این پروب در طی مراحل PCR، بر روی DNA تک رشته‌ای از طریق توالی‌های اختصاصی متصل می‌شود. هنگامی که reporter و quencher در فاصله نزدیکی از هم قرار دارند (در حالت پروب)، اگر نوری از reporter ساطع شود توسط quencher جذب شده و توسط Real-time PCR ثبت نمی‌گردد ولی به محض جدا شدن این دو از هم در اثر ساخت dsDNA توسط آنزیم پلی‌مراز، نور ساطع شده از reporter توسط quencher، قابل جذب نیست و به صورت فلورسنت توسط Real-time PCR قابل ارزیابی و اندازه‌گیری است [۱۸۳].

۱-۳- آنزیم‌های خاک

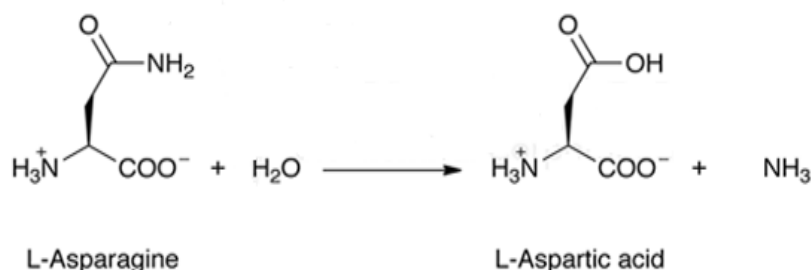
آنزیم‌های خاک، کاتالیزورهای زیستی خاک هستند که با دخالت در سنتز پروتئین‌ها، کربوهیدرات‌ها، نوکلئیک اسیدها و همچنین چرخه بسیاری از عناصر غذایی، نقش مهمی در اکولوژی میکروبی ایفا می‌کنند [۱۵۲]. فعالیت هر آنزیم در خاک ترکیبی از فعالیت آنزیم‌های مرتبط با اجزاء زنده و غیر زنده گوناگون مانند سلول‌های در حال تکثیر، بقایای سلولی، کانی‌های رسی، کلونیدهای آلی و فاز مایع خاک است [۲۰]. گیاهان، حیوانات و ریزجانداران از جمله منابع تولید آنزیم در خاک محسوب می‌شوند [۱۵۲]. تغییر در فعالیت آنزیم‌های خاک نه تنها به تفاوت در بیان ژن، بلکه به تغییر عوامل محیطی وابسته است [۱۱۴]. موقعیت هر آنزیم با زمان تغییر کرده و به عواملی چون اندازه و انحلال پذیری سوبسترای آن، گونه‌های ریزجانداران و ماهیت فیزیکوشیمیایی کلونیدهای خاک بستگی دارد [۲۰]. دما، pH، غلظت سوبسترا، حضور و عدم حضور بازدارنده‌ها، سرعت واکنش‌های آنزیمی را تحت تاثیر قرار می‌دهند. از فعالیت آنزیم‌ها به عنوان شاخص تنوع عملکرد میکروبی خاک^۱ استفاده شده است [۲۲ و ۱۱۴].

^۱Microbial functional diversity

از آن جایی که آنزیم‌ها ارتباط نزدیکی با چرخه عناصر غذایی دارند، ارزیابی فعالیت آنزیم‌های موثر در فرآیندهای معدنی شدن عناصری چون نیتروژن (ال-آسپاراجیناز، ال-گلوتامیناز و اوره آز)، فسفر (آلکالین و اسید فسفاتاز) و گوگرد (آریل سولفاتاز) می‌تواند اطلاعات ارزشمندی در مورد سلامت و کیفیت بیولوژیکی اکوسیستم خاک ارائه دهند.

۱-۳-۱- ال-آسپاراجیناز

آنزیم ال-آسپاراجیناز (ال-آسپاراجین آمیدو هیدرولاز EC 3.5.1.1) هیدرولیز ال-آسپاراجین به ال-آسپارتیک اسید و آمونیاک را کatalیز می‌کند (شکل ۱-۱). این آنزیم در طبیعت توسط گیاهان (*Erwinia*)، باکتری‌ها (*Lupinus angustifolius*, *Capsicum annum*, *Tamarindus indica*)، *Pseudomonas aeruginosa*, *Pseudomonas stutzeri*, *Enterobacter aerogenes aroideae*، قارچ‌ها (*Aspergillus*)، *Escherchia coli*, *Wolinella succinogenes*, *Serratia marcescence* و اکتینومایست‌ها (*Penicillium sp.*, *Aspergillus terreus tamarii*) تولید می‌شود [۸۸].



شکل ۱-۱- تبدیل آمینواسید ال-آسپاراجین به ال-آسپارتیک اسید و آمونیاک توسط ال-آسپاراجیناز

۱-۳-۲- ال-گلوتامیناز

ال-گلوتامیناز (ال-گلوتامین آمیدو هیدرولاز EC 3.5.1.2) هیدرولیز ال-گلوتامین به ال-گلوتامیک اسید و آمونیاک را کatalیز می‌کند (شکل ۱-۲). این آنزیم به صورت اختصاصی پیوندهای C-N غیر پپتیدی در آمیدهای خطی را می‌شکند [۱۵۲].