

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

118.1a



دانشگاه اصفهان

دانشکده علوم

گروه زیست شناسی

پایان نامه ی کارشناسی ارشد رشته ی علوم سلولی و مولکولی گرایش ژنتیک

**بررسی وضعیت بیان ژن های پراکسی زومی در مقایسه با ژن های *Nanog* و *Oct4*
در طول تمایز عصبی سلولهای P19**

استادان راهنما:

دکتر کامران قائدی

دکتر شهناز رضوی

استاد مشاور:

دکتر محمد حسین نصر اصفهانی

پژوهشگر:

مرضیه موج بافان

مرکز اطلاعات مدارک علمی ایران
تهیه مدارک

۱۳۸۸ / ۴ / ۶

اسفند ماه ۱۳۸۷

۱۱۵۰۱۸

کلیه حقوق مادی مترتب بر نتایج مطالعات،
ابتکارات و نوآوری های ناشی از تحقیق موضوع
این پایان نامه متعلق به دانشگاه اصفهان است.

هزینه های مصرفی این پایان نامه بر مبنای قرارداد
شماره ۴-۱۴۸ مورخ ۸۷/۲/۲۹ از بودجه تحقیقاتی
پژوهشکده رویان تامین گردیده است.



دانشگاه اصفهان

دانشکده علوم

گروه زیست شناسی

پایان نامه‌ی کارشناسی ارشد رشته‌ی زیست شناسی سلولی مولکولی گرایش ژنتیک

خانم مرضیه موج بافان

بررسی وضعیت بیان ژن های پراکسی زومی در مقایسه باژن های Oct4 و Nanog

در طول تمایز عصبی سلولهای P19

ع

در تاریخ ۸۷/۱۲/۱۹ توسط هیأت داوران زیر بررسی و با درجه به تصویب نهایی رسید.

امضا

۱- استاد راهنمای اول پایان نامه دکتر کامران قائدی با مرتبه‌ی علمی استادیار

امضا
امضا

۲- استاد راهنمای دوم پایان نامه دکتر شهناز رضوی با مرتبه‌ی علمی دانشیار

۲- استاد مشاور پایان نامه دکتر محمد حسین نصرافهانی با مرتبه‌ی علمی دانشیار

امضا
امضا

۳- استاد داور داخل گروه منوچهر توسلی خورزانی با مرتبه‌ی علمی استادیار

۴- استاد داور خارج از گروه دکتر محمد ربانی با مرتبه‌ی علمی دانشیار

امضای مدیر گروه

امضا

به نام یگانه خالق هستی

آدم به زمین آید، این حادثه رؤیا نیست
این فرصت بی تکرار عشق است، معما نیست

در آغاز خداوند مهربان را سپاس می گویم

که باز مرا در ثانیه ها و لحظه ها یاری کرد. سپاس خدا را به اندازه همه سپاسی که نزدیکترین فرشتگان و گرامی ترین بندگان و پسندیده ترین ستایش کنندگان او را ستایش کرده اند، سپاسی که بر سپاس های دیگر برتری داشته باشد مانند برتری که پروردگار نسبت به آفریدگان دارد.

و با سپاس از

استاد گرامی جناب آقای دکتر قائدی که مرا در کاری که به انجام رسیده است، دلیل و راهنما بوده اند. بضاعت علمی خود را وام دار ایشانم که مرا مشتاقانه هدایت کرده و همواره پشتیبان من بوده اند.

سرکار خانم دکتر رضوی به پاس راهنمایی های دلسوزانه شان در راهنمایی این پروژه.

جناب آقای دکتر نصر اصفهانی که امکان انجام این پروژه را در پژوهشکده رویان فراهم نموده و همواره راهنمایی ها و تجربیاتشان راهگشای این پروژه بود.

استاد داور محترم داخل گروه جناب آقای دکتر توسلی

استاد داور خارج گروه جناب آقای دکتر ربانی

تمامی اساتید گرامی گروه زیست شناسی به ویژه بخش ژنتیک جناب آقای دکتر ولیان، جناب آقای دکتر متولی باشی و سرکار خانم دکتر حجتی که در تمام مراحل تحصیل مرا از رهنمودهای پربارشان بهره مند گردانیدند و امیدوارم همچون گذشته در تلاش جدی و مسئولانه خود پر دوام بمانند.

همکاران محترم پژوهشکده رویان اصفهان خانم کرمعلی، تنهایی، کربلایی، نعمت الهی، ربیعی، فروزان و تولایی که انجام این پروژه بدون مساعدت های بی دریغ این عزیزان میسر نبود. همچنین سایر دوستان و همکاران این مرکز که مرا در انجام این طرح یاری دادند.

دوستان عزیزم سرگل، مریم، زهرا، نجمه، ثریا، لادن، سحر، هدی، فاطمه، زینب و دیگر همکلاسی هایم به پاس همراهی ها و مهربانی هایشان.

تقدیم به

آنان که بسان خورشید، آسمان زندگی ام را نورانی کرده اند؛

دو ستاره پرفروغی که از درخشندگی در شب های تار من نهراسیدند و در پیچ و خم مسیر کمال
همواره یار و مددکارم بوده اند؛

کسانی که همیشه و در همه جا مایه افتخار و اعتبار من بوده و هستند؛

مادر مهربانم که آئینه تمام نمای شور زندگی است؛ او که دلخوشی های امروزم را مدیون
تشویق های دیروز و دلواپسی های همیشگی اش هستم.

پدر عزیزم که مفهوم بی دریغ مهربانی و صداقت است؛ او که وسعت افق های پیش رویم، همه از
نگاه های بلندش روشن می شود.

برادران عزیزم به پاس همدلی، همراهی و محبت هایشان که روزگاری سراسر سعادت و نیکبختی
را برایشان آرزومندم.

...و تقدیم به همه سبزاندیشانی که شوق دانستن، طعم حیاتشان است.

چکیده:

پراکسی زوم‌ها اندامک‌هایی هستند که تقریباً در تمام یوکاریوت‌ها یافت می‌شوند و در متابولیسم اسیدهای چرب و پلاسمالوژن‌ها و دیگر متابولیت‌ها شرکت دارند، همچنین آن‌ها نقش مهمی در عصب‌زایی بازی می‌کنند. پروتئین‌های ماتریکس پراکسی زومی بر روی پلی‌ریبوزوم‌های موجود در سیتوزول سنتز شده و با استفاده از دو سیگنال PTS1 و PTS2 به سمت پراکسی زوم هدف‌گیری می‌شوند.

در نقص‌های بیوژنز پراکسی زومی، اختلالات نورولوژیکی جدی در بیماران مشاهده می‌شود. به منظور درک بهتر ارتباط عملکرد پراکسی زوم‌ها در طول عصب‌زایی، در این تحقیق، به بررسی تغییر بیان سه ژن پراکسی زومی *PEX3*، *PEP* و کاتالاز در حین نوروژنز پرداخته شد. رده سلولی کارسینومای جنینی P19 جهت انجام این تحقیق مورد استفاده قرار گرفت زیرا این رده سلولی، رده سلولی مفیدی است که به راحتی می‌تواند با استفاده از رتینوئیک اسید و ایجاد تجمعات سلولی به عصب متمایز شود.

بیان ژن‌های پراکسی زومی مثل *PEP* که یک پروتئین پراکسی زومی جدید است و به تازگی شناخته شده، کاتالاز به عنوان یک پروتئین موجود در ماتریکس پراکسی زوم و *PEX3* به عنوان ژن موجود در غشاء پراکسی زوم در سطح mRNA بررسی شد و به منظور اطمینان از تمایز این سلول‌ها به عصب، بیان ژن‌های نشانگر پرتوانی مثل *Oct4* و *Nanog* و ژن‌های عصبی و پیش‌ساز عصبی مثل *PAX6*، *Ngn1* و *Map2* نیز بررسی گردید.

RNA کل از سلول‌های P19 استخراج شد و سنتز cDNA صورت گرفت و بررسی بیان ژن‌های مذکور به صورت نیمه کمی با استفاده از RT-PCR انجام شد.

داده‌های حاصله از این مطالعه نشان داد که بیان ژن‌های پرتوانی *Oct4* و *Nanog* کاهش یافت و بیان ژن‌های عصبی و پیش‌ساز عصبی *PAX6*، *Ngn1* و *Map2* افزایش یافت. بیان ژن‌های *PEX3* و *PEP* افزایش یافت و بیان ژن کاتالاز دستخوش کاهش شد.

در کنار این تحقیق، سلول‌های P19 با استفاده از پلاسمید pUcd2SRαMCS.hygro. PTS2-EGFP ترانسفکت شدند و رده سلولی پایدار بیان‌کننده این پلاسمید ایجاد شد. از این رده سلولی جهت بررسی بیان EGFP هنگام تمایز آن به دیگر سلول‌ها استفاده خواهد شد.

در مجموع، نتایج نشان داد که افزایش بیان *PEX3*، به عنوان یک ژن دخیل در بیوژنز پراکسی زوم‌ها در حین تمایز عصبی القا شده با رتینوئیک اسید، نشانگر افزایش تعداد پراکسی زوم‌هاست که در حین نوروژنز لازم است زیرا یکی از عملکردهای اصلی پراکسی زوم‌ها، بیوسنتز پلاسمالوژن‌هاست.

بیان کاتالاز، به عنوان یک آنزیم آنتی‌اکسیدان، کاهش می‌یابد که این مسئله می‌تواند نتیجه حضور بتامرکاپتوانانول، که حذف‌کننده گونه‌های واکنشگر اکسیژن است، در محیط کشت سلول‌های P19 باشد که قادر است آن‌ها را از محیط کشت در طول نوروژنز حذف کند. بیان *PEP*، این ژن جدید، در طول تمایز عصبی القا شده با رتینوئیک اسید افزایش می‌یابد.

واژگان کلیدی: پراکسی زوم، تمایز نرونی، *PEP*، *PAX6*، *Ngn1*

فهرست مطالب

عنوان	صفحه
فصل اول: مقدمه	
۱-۱- کشف پراکسی زوم.....	۱
۲-۱- ساختمان پراکسی زوم.....	۳
۳-۱- اختلالات مرتبط با پراکسی زوم.....	۴
۴-۱- پراکسین ها.....	۵
۵-۱- ورود پروتئین ماتریکس پراکسی زوم.....	۸
۶-۱- انتقال لیپید به پراکسی زوم ها.....	۸
۷-۱- پروتئین های غشایی پراکسی زوم.....	۹
۸-۱- استرس اکسیداتیو و پراکسی زوم ها.....	۱۰
۱-۸-۱- مضرات و فواید گونه های واکنشگر اکسیژن.....	۱۰
۲-۸-۱- پراکسی زوم ها و ROS.....	۱۱
۳-۸-۱- پاسخ پراکسی زوم ها به استرس اکسیداتیو.....	۱۴
۹-۱- کاتالاز.....	۱۵
۱۰-۱- پروتئین PEP.....	۱۷
۱۱-۱- سیستم های انتقال DNA.....	۱۸
۱۲-۱- روش های مکانیکی و الکتریکی.....	۲۰
۱۳-۱- روش های شیمیایی.....	۲۲
۱۴-۱- هیگرومایسین B.....	۲۴
۱۵-۱- کشت سلول و رده های سلولی.....	۲۵
۱۶-۱- سلول های بنیادی.....	۲۷
۱۷-۱- منشأ سلول های بنیادی.....	۲۹
۱۸-۱- سلول های بنیادی.....	۲۹
۱-۱۸-۱- سلول بنیادی جنینی.....	۲۹
۲-۱۸-۱- سلول بنیادی بالغ.....	۳۰
۳-۱۸-۱- سلول های ترانوکارسینومای جنینی.....	۳۲
۱-۳-۱۸-۱- سلول های P19.....	۳۳

۳۳P19 منشأ سلول های ۱۸-۳-۲-۱
۳۴Oct4 ۱۸-۳-۳-۱
۳۵Nanog ۱۸-۳-۴-۱
۳۵SSEA-1 ۱۸-۳-۵-۱
۳۶P19 تمایز سلول های ۱۸-۳-۶-۱
۳۶۱۹-۱ رتینوئیک اسید
۳۷۱-۱۹-۱ مکانیسم عمل رتینوئیک اسید
۳۸۲۰-۱ نشانگرهای عصبی
۳۸Ngn-1 ۱-۲۰-۱
۳۹PAX6 ۲-۲۰-۱
۳۹MAP2 ۳-۲۰-۱
۴۰NCAM ۴-۲۰-۱
۴۲۲۱-۱ اهداف
فصل دوم: مواد و روش ها	
۴۲۱-۲ تجهیزات و دستگاه ها
۴۵۲-۲ مواد مصرفی و نحوه ساخت
۴۵۱-۲-۲ وکتور
۴۶۲-۲-۲ محیط‌های کشت
۴۷۱-۲-۲-۲ محیط کشت باکتریایی 2xYT
۴۷۲-۲-۲-۲ محیط کشت سلول های P19
۴۸۳-۲-۲-۲ محیط کشت Neurobasal و مکمل
۴۹۳-۲-۲-۲ آنتی‌بیوتیک
۵۰۴-۲-۲-۲ الکتروفورز ژل آگارز
۵۰۱-۴-۲-۲ بافر الکتروفورز 50 X TAE
۵۰۲-۴-۲-۲ اتیدیوم بروماید
۵۱۳-۴-۲-۲ بافر بارگیری
۵۲۴-۴-۲-۲ مارکرهای اندازه DNA

۵۳ روش الکتروفورز ۵-۴-۲-۲
۵۴ تکنیک PCR ۵-۲-۲
۵۴ طراحی پرایمر ۱-۵-۲-۲
۵۵ مواد مورد نیاز برای PCR و سنتز cdNA ۲-۵-۲-۲
۵۶ روش انجام تکنیک PCR ۳-۵-۲-۲
۶۰ بهینه‌سازی PCR ۴-۵-۲-۲
۶۱ روش ها و تکنیک ها ۳-۲
۶۱ بخش سلولی ۱-۳-۲
۶۱ تهیه، نگهداری، پاساژ و انجماد سلول های P19 ۱-۱-۳-۲
۶۱ ذوب سلول های P19 ۲-۱-۳-۲
۶۲ پاساژ سلول های P19 ۳-۱-۳-۲
۶۲ انجماد سلول های P19 ۴-۱-۳-۲
۶۳ پاساژ و شمارش سلولی جهت ترانسفکشن ۵-۱-۳-۲
۶۴ ترانسفکشن ۶-۱-۳-۲
۶۵ تولید رده سلولی پایدار ۷-۱-۳-۲
۶۶ ایمونوسایتوشیمی و رنگ‌آمیزی سلولی ۸-۱-۳-۲
۶۷ رنگ آمیزی سلول های P19 ترانسفکت شده علیه آنتی بادی کاتالاز ۱-۸-۱-۳-۲
۶۸ رنگ آمیزی سلول های P19 ترانسفکت شده علیه آنتی بادی SSEA-1 ۲-۸-۱-۳-۲
۶۹ رنگ آمیزی سلول های P19 ترانسفکت شده علیه آنتی بادی NCAM ۳-۸-۱-۳-۲
۶۹ پوشاندن کف پتری دیش ها به وسیله آگارز ۰/۲٪ ۹-۱-۳-۲
۷۰ تمایز سلول های P19 به سمت سلول های عصبی ۱۰-۱-۳-۲
۷۱ آماده سازی نمونه ها جهت استخراج RNA ۱۱-۱-۳-۲
۷۱ بخش مولکولی ۲-۳-۲
۷۱ استخراج RNA ۱-۲-۳-۲
۷۲ تعیین کیفیت و غلظت DNA و RNA به روش اسپکتروفتومتری ۲-۲-۳-۲
۷۳ تیمار با DNAase I ۳-۲-۳-۲
۷۳ ساخت cdNA ۴-۲-۳-۲

۷۵	استخراج پلاسمید..... ۵-۲-۳-۲
	فصل سوم: نتایج
۷۷	نتایج بخش سلولی.....
۷۷	۱-۳- مرفولوژی سلول های P19.....
۷۸	۲-۳- تمایز سلول های P19 معمولی به سمت عصب.....
۷۸	۱-۲-۳- تشکیل تجمعات سلولی.....
۷۸	۲-۳-۳- کاشتن تجمعات سلولی ها.....
۷۹	۳-۳- نتایج رنگ آمیزی و ایمونوسایتوشیمی.....
۷۹	۱-۳-۳- نتایج رنگ آمیزی سلولهای P19 معمولی.....
۷۹	۱-۱-۳-۳- رنگ آمیزی علیه آنتی بادی NACM.....
۸۰	۲-۱-۳-۳- رنگ آمیزی علیه آنتی بادی SSEA-1.....
۸۱	۲-۳-۲- رنگ آمیزی سلول های ترانسفکت شده.....
۸۱	۱-۲-۳-۲- رنگ آمیزی علیه آنتی بادی کاتالاز.....
۸۲	۲-۲-۳-۲- رنگ آمیزی علیه آنتی بادی SSEA-1.....
۸۲	نتایج بخش مولکولی.....
۸۲	۴-۳- بهینه سازی شرایط RT-PCR.....
۸۲	۱-۴-۳- بهینه سازی شرایط RT-PCR ژن های PEX3 و کاتالاز.....
۸۳	۲-۴-۳- بهینه سازی شرایط RT-PCR ژن های Oct4 و Nanog.....
۸۵	۳-۴-۳- بررسی نیمه کمی جهت بهینه سازی PCR ژن ها.....
۸۷	۵-۳- نتایج حاصل از RT-PCR مربوط به سلول های P19 معمولی در حین عصب زایی.....
۸۸	۱-۵-۳- نتایج حاصل از RT-PCR مربوط به ژن بتاتوبولین.....
۸۹	۲-۵-۳- نتایج حاصل از RT-PCR مربوط به ژن های پرتوانی Oct4 و Nanog.....
۹۰	۳-۵-۳- نتایج حاصل از RT-PCR مربوط به ژن های پیش ساز عصبی.....
۹۲	۴-۵-۳- نتایج حاصل از RT-PCR مربوط به ژن عصبی MAP2.....
۹۳	۵-۵-۳- نتایج حاصل از RT-PCR مربوط به ژن های پراکسی زومی PEX3 و کاتالاز.....
۹۴	۶-۵-۳- نتایج حاصل از RT-PCR مربوط به ژن پراکسی زومی PEP.....
۹۴	۶-۳- بررسی نیمه کمی ژن ها در حین عصب زایی.....

۹۵.....	۳-۶-۱- نتایج بررسی نیمه کمی ژن های پرتوانی Oct4 و Nanog
۹۵.....	۳-۶-۲- نتایج بررسی نیمه کمی ژن های پیش ساز عصبی
۹۶.....	۳-۶-۳- نتایج بررسی نیمه کمی ژن عصبی MAP2
۹۷.....	۳-۶-۴- نتایج بررسی نیمه کمی ژن های پراکسی زومی PEX3 و کاتالاز
۹۸.....	۳-۶-۵- نتایج بررسی نیمه کمی ژن PEP
۹۹.....	۳-۷-۷- نتایج حاصل از RT-PCR مربوط به سلول های P19 ترانسفکت شده
۹۹.....	۳-۷-۱- نتایج حاصل از RT-PCR مربوط به ژن بتا توبولین
۱۰۰.....	۳-۷-۲- نتایج حاصل از RT-PCR مربوط به نشانگر EGFP
۱۰۰.....	۳-۷-۳- نتایج حاصل از RT-PCR مربوط به ژن های پرتوانی Oct4 و Nanog
۱۰۱.....	۳-۸-۸- آماده سازی پلاسمید
۱۰۱.....	۳-۹-۹- ترانسفکشن گذرا
۱۰۲.....	۳-۱۰-۱۰- ترانسفکشن پایدار

فصل چهارم: بحث و نتیجه گیری

۱۰۴.....	۴-۱-۱- بحث
۱۰۵.....	۴-۲- بررسی ارتباط بین بیماری های نورولوژیکی و پراکسی زوم
۱۰۵.....	۴-۳- نقش رتینوئیک اسید در نوروزنز
۱۰۶.....	۴-۴- نقش PEX3 در پراکسی زوم و نوروزنز
۱۰۷.....	۴-۵- نقش کاتالاز در پراکسی زوم و نوروزنز
۱۰۸.....	۴-۶- نقش PEP در پراکسی زوم و نوروزنز
۱۰۹.....	۴-۷- تغییر بیان ژن های پرتوانی و عصبی
۱۱۰.....	۴-۸- رده سلولی پایدار بیان کننده PTS2-EGFP
۱۱۱.....	۴-۹- پیشنهادات
۱۱۲.....	پیوست شماره ۱- نتایج حاصل از بررسی های SPSS مربوط به ژن Oct4
۱۱۳.....	پیوست شماره ۲- نتایج حاصل از بررسی های SPSS مربوط به ژن Nanog
۱۱۴.....	پیوست شماره ۳- نتایج حاصل از بررسی های SPSS مربوط به ژن Ngn1
۱۱۵.....	پیوست شماره ۴- نتایج حاصل از بررسی های SPSS مربوط به ژن PAX6
۱۱۶.....	پیوست شماره ۵- نتایج حاصل از بررسی های SPSS مربوط به ژن MAP2

پیوست شماره ۶- نتایج حاصل از بررسی های SPSS مربوط به ژن PEX3.....	۱۱۷
پیوست شماره ۷- نتایج حاصل از بررسی های SPSS مربوط به ژن کاتالاز.....	۱۱۸
پیوست شماره ۸- نتایج حاصل از بررسی های SPSS مربوط به ژن PEP.....	۱۱۹
پیوست شماره ۹- تصاویر رنگی موجود در متن.....	۱۲۰
منابع و ماخذ.....	۱۲۳

فهرست شکل‌ها

صفحه

عنوان

۵.....	شکل ۱-۱- پراکسین	
۱۲.....	شکل ۲-۱- تصویر شماتیک آنزیم‌های پراکسی زومی که سبب تولید و حذف ROS می‌شوند	
۲۰.....	شکل ۳-۱- تصویر شماتیک مسیرهای انتقال DNA با سه مانع بزرگ	
۲۴.....	شکل ۴-۱- ساختار آنتی بیوتیک هیگرومایسین B	
۴۶.....	شکل ۱-۲- نقشه ژنتیکی و کتور بیانی pUcD2SRαMCS	
۵۱.....	شکل ۲-۲- ساختار اتیدیوم بروماید	
۵۲.....	شکل ۳-۲- نشانگر DNA	
۵۳.....	شکل ۴-۲- روش قرار دادن شانه درون ژل و بار نمودن نمونه‌ها روی ژل	
۷۷.....	شکل ۱-۳- مرفولوژی معمول سلول‌های P19 با بزرگنمایی‌های متفاوت	
۷۸.....	شکل ۲-۳- مرفولوژی تجمعات سلولی در مراحل مختلف تیمار با رتینوئیک اسید و کاهش سرم	
۷۹.....	شکل ۳-۳- مراحل شکل‌گیری عصب بعد از کاشتن تجمعات سلول	
۸۰.....	شکل ۴-۳- سلول‌های P19 رنگ‌آمیزی شده علیه NCAM	
۸۰.....	شکل ۵-۳- تصویر رنگ‌آمیزی سلول‌های P19 علیه SSEA-1	
۸۱.....	شکل ۶-۳- تصویر رنگ‌آمیزی سلول‌های P19 ترانسفکت شده با استفاده از آنتی بادی کاتالاز	
۸۲.....	شکل ۷-۳- تصویر رنگ‌آمیزی سلول‌های P19 ترانسفکت شده با استفاده از آنتی بادی SSEA-1	
۸۳.....	شکل ۸-۳- بهینه‌سازی دمایی RT-PCR مربوط به ژن‌های PEX3 و کاتالاز	
۸۳.....	شکل ۹-۳- بهینه‌سازی تعداد سیکل‌های RT-PCR مربوط به ژن‌های PEX3 و کاتالاز	
۸۴.....	شکل ۱۰-۳- بهینه‌سازی شرایط دمایی RT-PCR مربوط به ژن‌های Oct4 و Nanog	
۸۵.....	شکل ۱۱-۳- بهینه‌سازی تعداد سیکل‌های RT-PCR مربوط به ژن‌های Oct4 و Nanog	
۸۶.....	شکل ۱۲-۳- نمودار ترسیمی توسط نرم‌افزار Gene Tool	
۸۶.....	شکل ۱۳-۳- نمودار ترسیمی توسط نرم‌افزار Gene Tool	
۸۷.....	شکل ۱۴-۳- نمودار ترسیمی توسط نرم‌افزار Gene Tool	
۸۷.....	شکل ۱۵-۳- نمودار ترسیمی توسط نرم‌افزار Gene Tool	
۸۸.....	شکل ۱۶-۳- نتایج RT-PCR مربوط به ژن بتاتوبولین در مراحل مختلف عصب‌زایی سلول‌های P19	

شکل ۳-۱۷- نتایج RT-PCR مربوط به ژن های Oct4 و Nanog در مراحل مختلف عصب زایی سلول های P19.....	۹۰
شکل ۳-۱۸- نتایج RT-PCR مربوط به ژن های Ngn1 و PAX6 در مراحل مختلف عصب زایی سلول های P19.....	۹۱
شکل ۳-۱۹- نتایج RT-PCR مربوط به ژن MAP2 در مراحل مختلف عصب زایی سلول های P19.....	۹۲
شکل ۳-۲۰- نتایج RT-PCR مربوط به ژن های PEX3 و کاتالاز در مراحل مختلف عصب زایی سلول های P19.....	۹۳
شکل ۳-۲۱- نتایج RT-PCR مربوط به ژن PEP در مراحل مختلف عصب زایی سلول های P19.....	۹۴
شکل ۳-۲۲- بررسی نیمه کمی بیان ژن های Oct4 و Nanog.....	۹۵
شکل ۳-۲۳- بررسی نیمه کمی بیان ژن های Ngn1 و PAX6.....	۹۶
شکل ۳-۲۴- بررسی نیمه کمی بیان ژن های MAP2.....	۹۷
شکل ۳-۲۵- بررسی نیمه کمی بیان ژن های PEX3 و کاتالاز با استفاده از نرم افزار SPSS.....	۹۸
شکل ۳-۲۶- بررسی نیمه کمی بیان ژن PEP با استفاده از نرم افزار SPSS.....	۹۸
شکل ۳-۲۷- RT-PCR مربوط به ژن بتا توبولین در سلول های P19 معمولی و ترانسفکت شده P19.....	۹۹
شکل ۳-۲۸- RT-PCR مربوط به ژن EGFP در سلول های P19 معمولی و ترانسفکت شده P19.....	۱۰۰
شکل ۳-۲۹- RT-PCR مربوط به ژن های پرتوانی در سلول های P19 معمولی و ترانسفکت شده P19.....	۱۰۱
شکل ۳-۳۰- تصویر لام های فیکس شده ۴۸ ساعت بعد از ترانسفکشن.....	۱۰۲
شکل ۳-۳۱- کلونی سلولی ترانسفکت شده واجد بیان پایدار وکتور.....	۱۰۳

فهرست جدول‌ها

صفحه	عنوان
۴.....	جدول ۱-۱- بیماری‌های وراثتی پراکسی زوم.....
۱۳.....	جدول ۱-۲- آنزیم‌هایی پراکسی زومی که ROS را تجزیه می‌کنند.....
۱۳.....	جدول ۱-۳- آنزیم‌هایی پراکسی زومی که ROS تولید می‌کنند.....
۲۶.....	جدول ۱-۴- معرفی برخی از رده‌های سلولی نامیرا شامل نام اختصاری، نام کامل، موجود زنده و منشأ آنها.....
۴۳.....	جدول ۲-۱- دستگاه‌های مورد نیاز.....
۴۵.....	جدول ۲-۲- مواد مورد نیاز.....
۴۷.....	جدول ۲-۳- فرمول محیط کشت.....
۴۸.....	جدول ۲-۴- فرمول محیط DMEM.....
۴۹.....	جدول ۲-۵- فرمول محیط Neurobasal و مکمل.....
۵۰.....	جدول ۲-۶- غلظت آنتی‌بیوتیک‌ها.....
۵۴.....	جدول ۲-۷- پرایمرها و مشخصات آنها.....
۵۵.....	جدول ۲-۸- مواد و مقادیر مورد نیاز برای واکنش PCR.....
۵۶.....	جدول ۲-۹- مواد و مقادیر مورد نیاز برای استخراج RNA، تیمار با DNaseI و سنتز cDNA.....
۵۷.....	جدول ۲-۱۰- برنامه تعیین شده جهت PCR ژن‌های مختلف.....

فصل اول

مقدمه

۱-۱ کشف پراکسی زوم

پراکسی زوم ها، اندامک های یوکاریوتی تک‌غشائی هستند که در تمام سلول های یوکاریوتی، بجز آرکوزوآها وجود دارند و دارای عملکردهای متنوع می‌باشند. این اندامک ها مکانیسم‌های بیوژنتیکی مشابهی دارند و در بدو امر (۱۹۵۴) از طریق مرفولوژیک تشخیص داده شدند و سپس (در سال ۱۹۶۵) عملکرد آن ها مورد بررسی واقع گردید (Heiland and Erdmann, 2005; Rottensteiner and Theodoulou, 2006; Brown and Baker, 2003). در سال ۱۹۵۴، Johannes Rhodin، در سلول های کلیه موش، اندامک های کوچکی در حد ۰/۵ میکرومتر شناسایی و آن ها را میکروبادی نامید. در سال ۱۹۶۵، Christian de Duve فعالیت پراکسیداسیونی این میکروبادی ها را شناسایی کرد و نام پراکسی زوم را برای ساختارهای فوق پیشنهاد کرد (Knoll *et al.*, 1999; Singh *et al.*, 2000)

معمولاً پراکسی زوم ها حاوی ماتریکسی هستند که درون آن پروتئین های محلول در آب وجود دارد. پراکسی زوم ها دارای آنزیم های متنوعی هستند که این آنزیم ها شامل کاتالاز، آنزیم‌های دخیل در β اکسیداسیون اسیدهای چرب بسیار طویل و نیز آنزیم هایی که در سنتز پلاسمالوژن ها نقش دارند، می باشد. پراکسی زوم ها در مراحل مختلف اکسیداسیون اسیدهای آمینه D و L، اسیداوریک، الکل ها، پلی‌آمین،

α هیدروکسی اسیدها، دی کربوکسیلیک اسیدها و پیپکولیک اسیدها، گلی اکسی لات و پروستاگلاندین ها و همچنین در بیوسنتز کلسترول، گلیسرولیپیدها و اسیدهای صفاوی نقش دارند (Knoll *et al.*, 1999; Singh *et al.*, 2000; Suzuki *et al.*, 2001; Ishikawa *et al.*, 2001; Knoll *et al.*, 2000).

سه عملکرد پراکسی زوم ها که در بین اورگانسیم هایی که از نظر تکاملی از یکدیگر دورتر می باشند حفظ شده است، بتا اکسیداسیون اسیدهای چرب، تنفس بر اساس هیدروژن پراکسید و دفاع در برابر استرس های اکسیداتیو می باشد. نقش های اختصاصی این اندامک به اورگانسیم و نوع سلول بستگی دارد و پراکسی زوم ها در اعمالی نظیر اکسیداسیون اسیدهای چرب و تولید و حذف پراکسید هیدروژن ها و همچنین در بتا اکسیداسیون ترکیبات معطر و حلقوی، سنتز ایزو پرنوئیدها، پنی سیلین، لیزین، بتائین گلیسین، متابولیسم پورین ها و پیریمیدین ها و کاتابولیسم پلی آمین ها، D-آمینو اسیدها و متانول نیز دخیلند. بسته به نوع اورگانسیم، این اندامک ها در چرخه گلی اکسی لات، مسیر پنتوز فسفات و تنفس نوری شرکت دارند و اخیرا نقش های کلیدی برای پراکسی زوم ها در سیگنالینگ و تکوین شناخته شده است. تنوع فعالیت، اغلب در اختصاصی شدن پراکسی زوم ها انعکاس می یابد، خصوصا در گیاهان و نیز در تریپانوزوم ها. بسیاری مسیرهای متابولیکی پراکسی زوم منجر به تولید پراکسید هیدروژن می شود. تجزیه بعدی این ترکیب سمی توسط کاتالاز یک روند اساسی است که تقریبا در تمام پراکسی زوم ها رخ می دهد (Wanders, 2004; Kovacs *et al.*, 2002; Kovacs *et al.*, 2003; Hogenboom *et al.*, 2002).

پراکسی زوم ها در پستانداران واجد دو مسیر بتا اکسیداسیون اسیدهای چرب و یک مسیر آلفا اکسیداسیون اسید چرب هستند که روی گروه خاصی از لیپید ها که توسط مسیرهای بتا اکسیداسیون میتوکندریایی به طور ضعیفی اکسیده می شوند، عمل می کنند. این لیپید ها شامل اسیدهای چرب با زنجیره بسیار بلند، دی کربوکسیلیک اسیدها ی با زنجیره بلند، اسیدهای چرب با زنجیره شاخه دار (مثل فیتانیک اسید که به پرستانیک اسید اکسیده می شود و سپس وارد مسیر بتا اکسیداسیون می شود)، اسیدهای دی و تری هیدروکسی کوپرستانیک و پروستانوئیدها می باشند (Baes *et al.*, 2000).

به علاوه پراکسی زوم ها برای بیوسنتز کلسترول نیز لازمند. در گذشته تصور می شد که مسیر بیوسنتز کلسترول در سیتوزول و شبکه اندوپلاسمی انجام می شود، گرچه امروزه عقیده بر آن است که اغلب آنزیم های درگیر در بیوسنتز کلسترول تقریبا منحصر در پراکسی زوم ها واقعند (Aboushadi *et al.*, 1999).

۲-۱ ساختمان پراکسی زوم

پراکسی زوم ها اندامک های کروی شکل داخل سلولی، به قطر ۱-۱/۰ میکرومتری باشند (Ferrer *et al.*, 2005; Schrader *et al.*, 2000).

۱. پراکسی زوم دارای چندین پروتئین غشایی ویژه است:
 - PMP70^۱ پروتئین غشایی متعلق به خانواده بزرگ پروتئین های انتقالی به نام ATP- Cassette Binding یا (ABC) می باشد.
 - تعدادی از پروتئین های غشایی در انتقال مولکول های مختلفی که از نظر اندازه و بار الکتریکی با هم تفاوت دارند، نقش دارند.
 - پروتئین های مذکور، همچنین دارای نواحی انتهایی با اسید آمینه های هیدروفوبیک و شش قطعه پیچ خورده در غشاء هستند که با نواحی هیدروفوبیک حاوی ATP همراه است.
۲. بیشترین و مهمترین آنزیم پراکسی زومی، کاتالاز است:
 - در حدود ۴۰٪ کل پروتئین های پراکسی زوم را کاتالاز تشکیل می دهد.
 - کاتالاز فعال یک تترامر حاوی هم است.
 - کاتالاز به منظور اکسیداسیون سوسترهایی مثل اتانول از پراکسید هیدروژن استفاده می کند.
 - کاتالاز، همچنین، مقادیر اضافی پراکسید هیدروژن را تجزیه می کند.
۳. گروه دیگر آنزیم های پراکسی زومی، اکسیدازها هستند:
 - اکسیدازهای پراکسی زومی، اکسیدازهای فلاوینی نامیده می شوند زیرا برای فعالیت از فلاوین به عنوان کوآنزیم بهره می برند.
 - مثال های ویژه در این رابطه، اورات اکسیدازها، D آمینو اسید اکسیدازها و L آمینو اسید اکسیدازها و آسیل کوآکسیداز می باشند.
 - این اکسیدازها، سوسترهای خود را اکسید کرده و اکسیژن را به پراکسید هیدروژن احیاء می کنند.

^۱ - Peroxisomal Membrane Protein