

بِسْمِ اللّٰهِ الرَّحْمٰنِ الرَّحِیْمِ



دانشگاه علوم پزشکی و
خدمات بهداشتی، درمانی استان اردبیل
دانشکده پزشکی

پایان نامه جهت دریافت کارشناسی ارشد (MSc)

رشته بیوشیمی بالینی

عنوان:

بررسی تغییرات برخی از فاکتورهای آپوپتوتیک در سلول‌های سومایت جنین

جوجه به دنبال هم‌کشتی با نوتوکورد

اساتید راهنما:

دکتر محسن سقا

دکتر محمد مآذنی

استاد مشاور :

دکتر محمد قاسم گل محمدی

نگارش :

رزگار رهبری

سال تحصیلی:

شهریور-۱۳۹۰

با تقدیر و تشکر فراوان از

زحمات استاد گرانقدر جناب آقای دکتر محسن سقا و همچنین
اساتید بزرگوار جناب آقای دکتر محمد مازنی، دکتر محمد قاسم
گل محمدی و دکتر نوروز نجف زاده، که تا پایان تحقیق بنده را
همیاری نمودند.

همچنین تشکر ویژه دارم از خانواده گرانقدرم و دوستان عزیزم
که در تمام این سال ها یار و یاور من بوده اند.

چکیده

مقدمه: سومايتها توده هايي از سلولهاي مزودرمي در طرفين لوله عصبي هستند كه به دنده ها، مهره ها و عضلات تمايز مي يابند. نوتوكورد نيز به عنوان مزودرم محوري در زير لوله عصبي در محيط بدن سبب بقاء و تمايز سلولهاي سومايتي مي شود. هدف از اين مطالعه، بررسي نقش آنتي آپوپتوتيك نوتوكورد در محيط آمايشگاهي به دنبال هم كشتي با سومايت جنين جوجه بود.

مواد و روشها: پس از جداسازي سومايت ها و نوتوكوردها از جنين جوجه مراحل ۷-۱۲ سومايتي، نوتوكوردها در قطرات آلزينات قرار داده شده و به نسبت ۱:۲ با سومايتها (۲ عدد سومايت: ۱ عدد نوتوكورد) در محيط كشت $DMEM/F12+10\%FBS$ به مدت ۲، ۴، ۶، ۱۰ روز هم كشتي داده شدند. در گروه دوم سومايتها با محيط فراهم شده از نوتوكورد و در گروه كنترل نيز سومايتها بدون نوتوكورد كشت داده شدند. در نهايت ميزان حيات و تكثير سومايت هاي همه گروهها به روش **MTT** و ميزان بيان ژنهاي مختلف به روش **RT-PCR** و سنجش فعاليت آنزيم **Caspase2** به روش اسپكتروفوتومتري مورد ارزيابي قرار گرفتند.

نتايج: درصد سلولهاي زنده بر اساس روز صفر سومايت ها در روز ۲ براي گروههاي سومايت همراه با نوتوكورد، سومايت بدون نوتوكورد و سومايت حاوي **CM** به ترتيب ۵۹٪، ۵۱/۳٪ و ۶۴/۱٪ بود، براي روز ۴ همانند ترتيب بالا ۷۴/۴٪، ۲۸/۲٪ و ۵۱/۳٪ و بعد از ۶ روز هم كشتي درصد سلولهاي زنده به ترتيب ۸۹/۷٪، ۵۳/۸٪ و ۳۵/۹٪ برآورد شد. نتايج **RT-PCR** نشان داد كه در گروه حاوي نوتوكورد **Caspase2** بيان نشده و بيان **Bcl2** نيز شديدتر از ساير گروهها بود. در گروه سومايت حاوي نوتوكورد بيان بيشتري **Pax1** همزمان با کاهش بيان **MyoD** مشاهده گرديد. يافته هاي اسپكتروفوتومتري نيز نشان داد ميران فعاليت آنزيم **Caspase-2** در گروههاي سومايت حاوي نوتوكورد، سومايت بدون نوتوكورد به ترتيب فعاليت آنزيم ۱/۲ و ۱/۵ برابر سومايت هاي روز صفر بود.

نتیجه گیری: نوتوکورد در محیط آزمایشگاهی و در شرایط هم‌کشتی باعث بقا سلول‌های سومایتی و کاهش آپوپتوز می‌شود و در تمایز سلول‌های سومایتی به سلول‌های اسکروتومی نقش دارد .

واژگان کلیدی : هم‌کشتی ، نوتوکورد ، سومایت ، آپوپتوز ، جنین جوجه .

اختصارات

SHH	Sonic hedgehog
FGF	Fibroblast growth factor
BMP4	Bone morphogenetic protein
RA	Retinoic acid
TGF- β	Transforming growth factor β
CM	Condition medium
HSPGS	Heparan sulfate proteoglycans
Bcl2	B-cell lymphoma 2
Caspase	Cystein-dependent aspartat specific proteas
DR	Death reseptor
DED	Death effect domain
Disc	Death inducing signaling complex
MTT	Methyl thiazolyl blue tetrazolium bromide
PSM	Presomitic mesoderm
PBS	Phosphate buffer sulfate
L15	Leibovit'z 15
EDTA	Ethylenediaminetetraacetic acid
FBS	Fetal Bovine Serum
NEAA	Non- essential amino acid
Pen/Strep	Penicillin / streptomycin
RT-PCR	Reveres transcription- polymerase chain reaction
TBE	Tris borate EDTA

فصل اول: کلیات

۱-۱	سومیت و سومیت زایی	۱
۱-۱-۱	مزدورم پیش سومیتی	۲
۱-۱-۲	سومیت زایی	۳
۱-۱-۳	تشکیل سومیت	۵
۱-۱-۴	تمایز سومیت‌ها	۶
۱-۱-۵	مورفونهای حاصل از مزدورم پاراگزینال	۷
۱-۲	نوتوکورد	۸
۱-۲-۱	منشاء نوتوکورد	۸
۱-۲-۲	مکانیسم‌های مولکولی درگیر در تشکیل نوتوکورد	۱۰
۱-۲-۳	اعمال نوتوکورد	۱۱
۱-۲-۴	سرنوشت نوتوکورد	۱۲
۱-۳	SHH	۱۲
۱-۳-۱	مسیر پیام رسانی SHH	۱۴
۱-۴	Gli	۱۶
۱-۵	آپوپتوزیس	۱۷
۱-۵-۱	مکانیسم و مولکول‌های دخیل در آپوپتوز	۱۹
۱-۵-۲	کسپازها	۱۹
۱-۵-۳	آپوپتوز دو مسیر خارجی و داخلی دارد	۲۰
۱-۵-۴	BCL 2	۲۳
۱-۶	اثرات نوتوکورد و SHH	۲۴
۱-۷	هم‌کشتی	۲۶

فصل دوم: اهداف و فرضیات

۲-۱	ضرورت اجرای طرح	۲۸
۲-۲	اهداف	۲۹
۲-۲-۱	هدف کلی طرح	۲۹

۲۹ ۲-۲-۲ اهداف اختصاصی
۳۰ ۲-۲-۳ اهداف کاربردی
۳۰ ۲-۲-۴ فرضیات یا سؤالات تحقیق

فصل سوم : مواد و روشها

۳۱ ۳-۱ مواد و دستگاهها
۳۶ ۳-۲ روشها
۳۶ ۳-۲-۱ انکوباسیون تخم مرغ و جدا سازی جنین جوجه از تخم مرغ
۴۰ ۳-۳ قرار دادن نوتوکوردها در قطرات آلزینات
۴۰ ۳-۴ تهیه CM از نوتوکورد
۴۰ ۳-۵ گروههای مورد مطالعه
۴۱ ۳-۶ تست MTT
۴۲ ۳-۶-۱ روش آزمایش
۴۲ ۳-۶-۲ فرایند آزمایش
۴۲ ۳-۷ نسخه برداری معکوس واکنش زنجیره ای پلیمرز (RT-PCR)
۴۲ ۳-۷-۱ استخراج RNA
۴۴ ۳-۷-۱-۱ تعیین غلظت RNA استخراج شده
۴۴ ۳-۷-۲ ساختن cDNA
۴۴ ۳-۷-۲-۱ مراحل انجام کار
۴۵ ۳-۷-۳ PCR
۴۸ ۳-۷-۴ تهیه ژل آگارز
۴۸ ۳-۷-۴-۱ طرز تهیه بافر TBE (5x)
۴۸ ۳-۷-۴-۲ طرز تهیه بافر EDTA (0.5M)
۴۹ ۳-۷-۵ الکتروفورز محصول PCR
۴۹ ۳-۸ اسپکتروفتومتری
۴۹ ۳-۸-۱ فرایند اسپکتروفتومتری

فصل چهارم : نتایج

۵۱ ۴-۱ کشت سومایتها و نوتوکوردهای جدا شده از جنین جوجه
----	---

۵۱	۴-۲ نتایج مشاهدات مورفولوژیکی
۵۲	۴-۳ نتایج MTT
۵۴	۴-۴ نتایج RT-PCR
۵۵	۴-۵ سنجش میزان فعالیت آنزیم Caspase2 با روش اسپکتروفتومتری

فصل پنجم : بحث و نتیجه گیری

۷۰	۵-۱ هم‌کشتی بافت‌های سوماتی و نوتوکورد جدا شده از جنین جوجه
۷۱	۵-۲ تاثیر نوتوکورد بر روی حفظ حیات سومات‌ها
۷۷	۵-۳ تاثیر نوتوکورد بر روی تمایز سومات‌ها
۸۳	۵-۴ نتیجه گیری

فصل ششم: پیشنهادات

فصل هفتم : منابع

فهرست جداول و نمودارها

صفحه	عنوان
۳۷	جدول ۱-۳. مراحل تکوین جنین جوجه بر اساس مدل هامبورگر - همیلتون
۴۷	جدول ۲-۳. فهرست پارامترهای مورد استفاده همراه با تعداد جفت بازها (Base pair ; bp) ، دمای Annealing
۶۷	جدول ۱-۴. مقایسه میانگین درصد حیات سلولهای سوماتی در گروههای مختلف طی زمان های مختلف
۶۸	جدول ۲-۴. حیات سلولهای نوتورکوردی طی ۲ تا ۶ روز کشت بر مبنی نوتوکوردهای تازه جدا شده (روز صفر) برابر
۶۷	نمودار ۱-۴. مقایسه درصد سلولهای سوماتی زنده
۶۸	نمودار ۲-۴. مقایسه میزان فعالیت آنزیم Caspase2

فهرست اشکال

صفحه	عنوان
۳۶	شکل ۳-۱. انکوبه کردن تخم مرغ ها
۳۸	شکل ۳-۲. قرار دادن تخم مرغ ها در ظروف استریل
۳۹	شکل ۳-۳. شکل A جنین مرحله ۱۰ شکل B سومیت ها پس از جدا کردن از جنین
۵۶	شکل ۴-۱. نوتوکورد(A) و سومیت های(B) جدا شده از جنین جوجه مراحل ۷-۱۲ قبل از شروع هم کشتی (روز صفر).....
	شکل ۴-۲. سلول های سومیتی که همراه با نوتوکورد(A) ، بدون حضور نوتوکورد(B) و یا با CM بدست آمده از نوتوکورد (C) به مدت ۲ روز کشت
۵۸	شکل ۴-۳. سلول های سومیتی که همراه با نوتوکورد(A) ، بدون حضور نوتوکورد (B) و یا با CM بدست آمده از نوتوکورد (C) به مدت ۴ روز کشت
۶۰	شکل ۴-۴. سلول های سومیتی که همراه با نوتوکورد(A) ، بدون حضور نوتوکورد(B) و یا با CM بدست آمده از نوتوکورد (C) به مدت ۶ روز کشت
۶۲	شکل ۴-۵. سلول های سومیتی که همراه با نوتوکورد(A) ، بدون حضور نوتوکورد(B) و یا با CM بدست آمده از نوتوکورد (C) به مدت ۱۰ روز کشت
۶۴	شکل ۴-۶. نوتوکورد ، ۲ روز (A) ، ۴ روز (B) و ۶ روز بعد از کشت (C)
۶۶	شکل ۴-۷. بیان ژن های GAPDH ، PAX3 ، BMP4 ، BCL2 ، CASPASE2 و MyoD در گروه های کنترل (سومیت روز صفر) ، سومیت بدون نوتوکورد و سومیت همراه با نوتوکورد پس از ۶ روز هم کشتی به روش RT-PCR
۶۹	

فصل اول

کلیات

۱-۱ سومایت و سومایت زایی

در مهره دارن طی فرآیند گاسترولاسیون، لایه مزودرمی که بین اکتودرم و آندودرم قرار دارد مزودرم سری (صفحه پره کودال)^۱ و کوردامزودرم^۲ (نوتوکورد) را در زیر لوله عصبی می سازد. مزودرم در طرفین لوله عصبی مزودرم پاراگزیا^۳ را به وجود می آورد که در پرندگان صفحه سگمتال^۴ و در پستان دارانی مانند موش مزودرم قطعه قطعه نشده^۵ نامیده می شود [۱]. مزودرم در طول محور قدامی - خلفی بدن تقسیم می شود که مرز این دو قسمت در جنین پرندگان وزیکول شنوایی می باشد. در ناحیه سری^۶ نسبت به وزیکول شنوایی مزودرم پاراگزیا^۷ تشکیل می شود که هیچ گونه حالت بند بندی^۸ از خود نشان نمی دهد و مزودرمی که نسبت به وزیکول شنوایی در ناحیه دمی تر قرار می گیرد مزودرم دمی (سومایت و مزودرم پیش سومایتی^۹) نامیده می شود [۲].

سومایت ها نخستین بار توسط مالپیگی در قرن هفدهم در جنین جوجه شناسایی شدند. آنها نه تنها در جنین پرندگان و پستانداران بلکه در جنین مهره دارن بی آرواره^{۱۰} و آرواره داران^{۱۱} و در جنین سر طنابداران^{۱۲} نیز وجود دارند و حضور آنها ویژگی ابتدایی مهره دارن محسوب می شود [۳، ۴]. آنها همچنین باعث ایجاد سگمتاسیون^{۱۳} در جنین می شوند [۴، ۵] که این حالت را می توان به وضوح در ستون فقرات و عضلات مربوط به آن و نیز دستگاه عصبی محیطی مشاهده نمود [۶].

-
- 1- prechordal plate
 - 2- chord mesoderm
 - 3- paraxial mesoderm
 - 4- segmental plate
 - 5- unsegmented mesoderm
 - 6- rostral
 - 7- paraxial head mesoderm
 - 8- metamerization
 - 9- presomitic mesoderm (PSM)
 - 10- agnatha
 - 11- anathostome
 - 12- cephalochordata
 - 13- segmantation