



وزارت علوم تحقیقات و فناوری

پژوهشگاه ملی مهندسی ژنتیک و زیست فناوری

پایان نامه کارشناسی ارشد

رشته سلولی و مولکولی

انتقال ژن PDX1 به سلولهای بنیادی مزانشیمی به منظور تولید سلولهای بتای پانکراس

مولد انسولین

نگارش

سمیرا طالبی

استادان راهنما

دکتر احمد آل یاسین، دکتر مسعود سلیمانی

استادان مشاور

دکتر محمد معصومی، دکتر سهیلا سهیلی

بهمن ۱۳۸۹

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

تقدیم به

پدر و مادر عزیزم

,

خواهر مهربانم

تقدیر و تشکر:

سپاس و ستایش خداوند مهربان و عزوجل را که با لطف و رحمت بی دریغش انجام مراحل این پژوهش را برایم میسر ساخت.

با تشکر و قدردانی

از استاد راهنما، جناب آقای دکتر احمد آل یاسین که با راهنمایی های سودمند و دلسوزانه خود در انجام این پروژه کمک های شایانی را رسانده اند و من از ایشان درس تواضع و فروتنی در زندگی را نیز به خوبی آموخته ام. از جناب آقای دکتر مسعود سلیمانی به خاطر راهنمایی های ارزشمندشان کمال تشکر را دارم. در اینجا لازم می بینم که از جناب آقای دکتر محمد معصومی و سرکار خانم دکتر سهیلا سهیلی که زحمت مشاوره اینجانب را در این پایان نامه عهده دار بودند، تشکر و قدر دانی کنم. همچنین از کلیه دوستان و هم گروهی های خود در آزمایشگاه ژنتیک پزشکی و دوست عزیزم الهام قاضی زاده و دیگر دوستان در پژوهشگاه ملی و مهندسی ژنتیک و زیست فناوری که مرا در انجام پایان نامه یاری نمودند، صمیمانه تشکر و قدردانی می کنم.

چکیده فارسی

یک روش موثر برای درمان دیابت نوع اول که در اثر نقص سلولهای بتای جزایر لانگرهانس ایجاد می شود، انتقال بافت پانکراس سالم به افراد دیابتی می باشد. ولیکن کمبود دهنده ی بافت مناسب، کاربرد آن را کاهش می دهد. لذا سلولهای بنیادی مزانشیمی (MSCs) جدا شده از مغز استخوان می تواند منبع مناسبی برای درمان دیابت نوع اول باشد. در این تحقیق بررسی امکان تمایز سلولهای مزانشیمی به سلولهای تولید کننده انسولین با انتقال ژن PDX1 توسط لنتی ویروس به سلولهای مزانشیمی انجام گردید. پروتئین PDX1 یک فاکتور رونویسی است که در تکوین پانکراس و تنظیم بیان ژن انسولین نقش کلیدی دارد. این مطالعه در نمونه حیوانی رت به انجام رسید، ابتدا سلولهای MSCs از رت جدا شده و هویتشان توسط فلوسیتومتری اثبات گردید. همچنین جهت تأیید پتانسیل چند توانی آنها، به وسیله ی محیط کشتیهای تمایزی به سمت آدیپوسیت و استئوسیت تمایز داده شدند. سپس وکتور لنتی ویروسی حاوی PDX1 در سلولهای ۲۹۳ ساخته شده و به سلولهای MSC ترانسفکت گردیدند. سلولهای MSC- PDX1+ توسط مارکر پرومایسین از سایر سلولهای جدا گردیدند. بیان mRNA و پروتئین PDX1 به وسیله RT-PCR و ایمونوفلورسانس نشان داده شد. همچنین، علاوه بر افزایش دادن بیان PDX1، محیط تمایزی نیز برای بهینه سازی تمایز سلولهای مزانشیمی به سلولهای بتای جزایر لانگرهانس استفاده گردید. بیان مارکرهای خاص سلولهای جزیره لانگرهانس پانکراس شامل *glut2*، *pdx1*، *ngn3* و *insulin* با RT-PCR کمی سنجیده شد. نتایج حاصل از PCR کمی، بیان بالایی را برای ژنهای مارکر جزایر لانگرهانس نشان دادند. سلولهای MSC- PDX1+ و سلولهای MSC تیمار شده با مواد شیمیایی، مارکر سلولهای اگزوکراین پانکراس (p48) را بیان نکردند. بنابراین، نتایج بدست آمده نشان می دهند که سلولهای بنیادی مزانشیمی میتوانند به عنوان یک منبع قابل دسترس برای درمان بیماری دیابت نوع یک موثر واقع شوند.

کلمات کلیدی: سلولهای بنیادی مزانشیمی، سلولهای بتای پانکراس، PDX1، لنتی ویروس

فهرست مطالب

فصل اول.....	۱
مقدمه و مروری بر منابع.....	۱
مقدمه.....	۲
۱- سلولهای بنیادی.....	۵
۱-۱- سلول های بنیادی مرانشیمی.....	۸
۲- کاربرد ویروس ها در عرصه بیوتکنولوژی.....	۱۵
۱-۲- لنتی ویروس ها.....	۱۷
۳- پانکراس.....	۲۳
۱-۳- عملکرد پانکراس.....	۲۳
۱-۱-۳- اندوکراین.....	۲۴
۲-۱-۳- اگزوکراین.....	۲۴
۳-۳- تکوین پانکراس.....	۲۶
۱-۳-۳- آبشار بیان ژن ها در تکوین پانکراس.....	۲۶
۲-۳-۳- شکل گیری پانکراس.....	۲۶
۴- فاکتور رونویسی PDX1 (pancreatic and duodenal home box1).....	۳۰
۱-۴- عملکرد PDX1.....	۳۰
۲-۴- بالغ شدن سلولهای بتای پانکراس.....	۳۰
۳-۴- شبکه رونویسی.....	۳۰
۵- انسولین.....	۳۱
۱-۵- ژن انسولین.....	۳۳
۱-۱-۵- تنظیم ژن انسولین.....	۳۳
۲-۵- ساختمان پروتئین انسولین.....	۳۴
۳-۵- فرم های انسولین.....	۳۵

۳۶	۴-۵- ترشح و آزاد سازی انسولین
۳۷	۵-۵- سیگنال سلولی انسولین
۳۸	۶-۵- سیگنال انسولین
۳۸	۷-۵- اثرات فیزیولوژیک انسولین
۳۹	۸-۵- تجزیه انسولین
۳۹	۹-۵- بیماری ها و سندرم ها
۴۰	۱۰-۵- تاریخچه
۴۱	فصل دوم
۴۱	مواد و روش ها
۴۲	مواد و وسایل استفاده شده در این پروژه
۴۵	۱-جداسازی سلولهای بنیادی مزانشیمی مغز استخوان از رت
۴۶	۱-۱- نحوه جداسازی و کشت سلول های بنیادی مزانشیمی از رت
۵۰	۲-۱- تمایز سلول های بنیادی مزانشیمی به سلولهای استئوبلاست
۵۲	۳-۱- تمایز سلول های بنیادی مزانشیمی به سلول های آدیپوسیت
۵۳	۲- کشت سلولهای HEK-293T
۵۴	۳- تولید لنتی ویروس نوترکیب دارای ژن PDX1
۵۷	۲-۳- ترانسفورماسیون
۵۸	۳-۳- استخراج پلاسمیدهای psPAX2, Pmd2G و LV-105-PDX1 (Maxipreparation)
۶۰	۴-۳- هضم آنزیمی کلون ژن PDX1 در وکتور Lv105
۶۱	۳-۵- ترنسفکشن با تولید لنتی ویروسهای نوترکیب در رده سلولی ۲۹۳
۶۴	۳-۶- اثبات ساخته شدن ویروس نوترکیب در رده ی سلولی ۲۹۳
۶۵	۳-۶-۱- استخراج DNA از سلولهای ۲۹۳
۶۶	۳-۶-۲- استخراج RNA
۶۸	۳-۶-۳- سنتز cDNA از RNA استخراج شده از سلولهای ۲۹۳
۶۹	۳-۶-۴- واکنش PCR و RT-PCR برای ژن پورومایسین و PDX1

۷۲	۳-۶-۵- الکتروفورز محصولات PCR
۷۲	۳-۷- جمع آوری و تغلیظ ویروس
۷۴	۴- انتقال ژن PDX1 به سلولهای مزانشیمی مغز استخوان (MSCs)
۷۵	۴-۲- تهیه منحنی مرگ و میر سلولهای بنیادی مزانشیمی در حضور پرومایسین
۷۵	۴-۳- انتخاب کردن سلولهای MSC بیان کننده PDX1
۷۶	۴-۴- استخراج RNA از سلولهای MSC اینفکت شده
۷۶	۵- گرفتن بافت پانکراس از رت
۷۷	۵-۱- استخراج RNA از بافت پانکراس
۸۴	۶- بررسی کمی بیان ژنها
۸۷	۶-۱- بررسی کمی بیان ژن مبناي Gapdh
۹۰	۶-۲- بررسی کمی بیان ژن های مارکر پانکراس
۸۵	۷- تست Immuno Fluorescent برای پروتئین PDX1 و انسولین
۸۶	۸- تست Electrochemiluminence (ELC) برای ترشح انسولین
۸۸	فصل سوم
۸۸	نتایج
۸۹	۱- کشت سلولهای بنیادی مزانشیمی و تعیین هویتشان
۸۹	۱-۱- نتایج حاصل از بررسی های مورفولوژیک سلولهای مزانشیمی در حال تکثیر
۹۰	۱-۲- نتایج حاصل از تعیین مارکرهای سطحی سلولهای بنیادی مزانشیمی رت:
۹۲	۱-۳-۱- نتایج حاصل از تمایز سلولهای بنیادی مزانشیمی رت به رده مزودرمی
۹۲	۱-۳-۱-۱- نتایج حاصل از تمایز سلولهای بنیادی مزانشیمی رت به آدیپوسیت
۹۳	۱-۳-۱-۲- نتایج حاصل از تمایز سلولهای بنیادی مزانشیمی رت به استئوسیت
۹۳	۲- ساختن لنتی ویروس نو ترکیب دارای ژن PDX1
۹۴	۲-۱- هضم آنزیمی وکتور لنتی ویروس نو ترکیب LV-105 حاوی PDX1
۹۴	۲-۲- نتایج حاصل از تکثیر پلاسمیدهای لنتی ویروسی
۹۵	۲-۳- اثبات ساخته شدن لنتی ویروس نو ترکیب در سلولهای ۲۹۳

۹۵ PDX1 ژن RT-PCR و PCR -۱-۳-۲
۹۷ نتایج حاصل از infection سلولهای MSC جدا شده از رت
۹۸ RT-PCR -۱-۳
۹۹ ۴- تمایز سلول های MSC به سلول های شبه پانکراس با محیط تمایزی
۹۹ ۴- بررسی اثر overexpression ژن PDX1 در سلولهای MSC
۹۹ ۴-۱- RT-PCR کمی
۱۱۳ ۵- تست Immunofluorescence(IF) برای پروتئین PDX1
۱۱۵ ۶- بررسی بیان انسولین در اثر overexpression ژن PDX1
۱۱۶ ۷- نتایج حاصل از بررسی ترشح انسولین
۱۱۷ فصل چهارم
۱۱۷ بحث و نتیجه گیری
۱۱۸ ۴-۱- ساخت لنتی ویروس
۱۱۸ ۴-۲- بیان ژن PDX1
۱۱۹ ۴-۳- طول مدت بیان PDX1
۱۱۹ ۴-۴- بالا بودن کارایی ترانسداکشن سلولهای مزانشیمی
۱۱۹ ۴-۵- بررسی عملکرد PDX1 در سلولهای بنیادی مزانشیمی
۱۲۱ پیشنهادات
۱۲۲ فصل پنجم
۱۲۲ منابع

فهرست اشکال

- تصویر ۱-۲- ساختار ژنتیکی لنتی ویروس ها (ویروس HIVI) ۱۸
- تصویر ۲-۲- طراحی وکتور نو ترکیب لنتی ویروس ۲۱
- شکل ۱-۳- پانکراس ۲۲
- شکل ۲-۳- پانکراس مهره داران ۲۴
- شکل ۳-۳- یک مدل ساده برای فاکتورهای رونویسی موثر در تکوین پانکراس ۲۸
- شکل ۱-۵- سیکل انسولین ۳۲
- شکل ۲-۵- فرم های انسولین ۳۵
- شکل ۳-۵- توالی اسید آمینه انسولین ۳۵
- شکل ۴-۵- هورمون انسولین ۳۶
- شکل ۱-۳- نقشه وکتور، ژن ها و محل قرارگیری آن در پلاسمید Pmd2G ۵۵
- شکل ۲-۳- نقشه وکتور، ژن ها و محل قرارگیری آن در پلاسمید psPAX2 ۵۶
- شکل ۳-۳- مراحل ترانسفکشن ۶۴
- شکل ۱-۷- منحنی استاندارد برای *gapdh* ۸۳
- تصویر ۱-۱- کشت سلولهای بنیادی مغز استخوانرت ۹۰
- تصویر ۲-۱- نتایج حاصل از آنالیز فلوسیتومتری سلولهای MSC ۹۱
- تصویر ۳-۱- تمایز سلولهای بنیادی مزانشیمی رت به ادیپوسیت ۹۲
- تصویر ۴-۱- تمایز سلولهای بنیادی مزانشیمی رت به استئوسیت ۹۳
- تصویر ۱-۲- محصول هضم آنزیمی وکتور ترانسفر لنتی ویروسی ۹۴
- تصویر ۲-۲- نتیجه استخراج پلاسمید ۹۵
- تصویر ۳-۲- محصول PCR و RT-PCR ژن PDX1 ۹۶
- تصویر ۴-۲- محصول PCR و RT-PCR ژن مقاومت به پرومایسین ۹۶
- تصویر ۱-۳- سلول ها ی MSC آلوده نشده و شده با ویروس ۹۷
- تصویر ۲-۳- محصول استخراج RNA و سنتز cDNA ۹۸

۹۸	تصویر ۳-۳- محصول RT-PCR ژن PDX1
۱۰۰	شکل ۴-۱- نتایج PCR کمی ژن PDX1
۱۰۲	شکل ۴-۲- نتایج بررسی کمی ژن ngn3
۱۰۴	شکل ۴-۳- نتایج بررسی کمی ژن Glucagon
۱۰۶	شکل ۴-۴- نتایج بررسی کمی ژن Glut2
۱۰۹	شکل ۴-۵- نتایج بررسی کمی ژن Insulin1
۱۱۰	شکل ۴-۷- نتایج بررسی کمی ژن P48
۱۱۲	شکل ۴-۸- نتایج بررسی کمی ژن Gapdh
۱۱۴	شکل ۵-۱- تست IF برای پروتئین PDX1
۱۱۵	شکل ۶-۱- تست IF برای پروتئین انسولین
۱۱۶	شکل ۷-۱- میزان ترشح انسولین

فهرست جداول

۹	جدول ۱-۱- مثال هایی از نام های مختلف MSC
۱۲	جدول ۲-۱- سلول های بنیادی مزانشیم انسانی و رت
۲۴	جدول ۳-۱- آنزیم های تولید شده توسط پانکراس
۳۴	جدول ۵-۱- توالی تنظیمی و فاکتورهای متصل شونده به آنها برای ژن انسولین
۷۱	جدول ۳-۲-۱- مواد و مقادیر آنها برای PCR پرومیسین
۷۲	جدول ۳-۲-۳- توالی پرایمر های پرومیسین و PDX1
۸۲	جدول ۶-۱- ترکیبات برای هر واکنش
۸۲	جدول ۶-۲- زمان و دمای برای ژن خانه دار gapdh
۸۴	جدول ۶-۳- پرایمرها و طول قطعات
۱۰۱	جدول ۴-۱- مقادیر Ct های گزارش شده توسط PCR کمی برای PDX1
۱۰۳	جدول ۴-۲- مقادیر Ct های گزارش شده توسط PCR کمی برای ngn3
۱۰۵	جدول ۴-۳- مقادیر Ct های گزارش شده توسط PCR کمی برای Glucagon

- جدول ۴-۴- مقادیر Ct های گزارش شده توسط PCR کمی برای Glut2..... ۱۰۷
- جدول ۴-۵- مقادیر Ct های گزارش شده توسط PCR کمی برای Insulin..... ۱۰۹
- جدول ۴-۷- مقادیر Ct های گزارش شده توسط PCR کمی برای P48..... ۱۱۱
- جدول ۴-۸- مقادیر Ct های گزارش شده توسط PCR کمی برای Gapdh..... ۱۱۲

فصل اول

مقدمه و مروری بر منابع

مقدمه

دیابت شیرین یک مشکل جدی برای سلامت انسان است که در حال حاضر ۲۰۰ میلیون نفر در جهان را تحت تاثیر قرار داده است و انتظار می رود تعداد این بیماران تا سال ۲۰۳۰ به بیش از ۳۵۰ میلیون نفر برسد که حدود ۱۰٪ از آنها به دیابت نوع یک مبتلا هستند و به طور عمده به وسیله تزریق انسولین درمان می شوند (Suheir *et al.*, 2009). دیابت نوع یک وابسته به انسولین است و در اثر نقص و ناکارآمد بودن سلولهای بتای تولید کننده انسولین ایجاد میشود (wajeeh *et al.*, 2008) بنابراین دیابت نوع یک با جایگزینی سلولهای بتای عملکردی که به میزان کافی انسولین بسازند قابل جبران و درمان است (Ryan *et al.*, 2002; wajeeh *et al.*, 2008).

امروزه تحقیقاتی برای درمان دیابت نوع یک انجام شده است که در آنها از بازسازی و یا انتقال بافت پانکراس برای جایگزینی سلولهای بتای تخریب شده استفاده شده است (Shimon *et al.*, 2007). هر چند که این روشها با دو مشکل اساسی که یکی تولید میزان مناسب سلولهای بتا است که انسولین را نیز به میزان کافی بسازند و در پاسخ به سیگنالهای فیزیولوژیکی آنها آزاد کنند و دیگری محفوظ ماندن این سلولها از پاسخ ایمنی بدن بیمار است، مواجهه می باشد. البته این تکنیکها به صورت کلینیکی قابل استفاده نیستند.

به همین دلیل به نظر می رسد سلول درمانی روش مطمئن و کارآمد تر از انتقال بافت است (Shimon *et al.*, 2007). سلولهای بنیادی جنینی و بالغ می توانند در اثر بیان بعضی فاکتورهای رونویسی خاص یا در حضور فاکتورها و شرایط خاص محیط کشت در *in vitro* و *in vivo* به سمت بافتهای خاصی تمایز یابند (Dor *et al.*, 2004). سلولهای بنیادی بالغ که یک تکوین ابتدایی دارند، در اثر مکانیسمهای نا مشخصی می توانند دوباره برنامه ریزی شوند و ژنهای جدیدی را بیان کنند که سبب تمایز آنها به سمت بافت دیگری شوند (Shimon *et al.*, 2007). در سالهای اخیر، سلولهای بنیادی مزانشیمی به خاطر پتانسیل تمایزی بالایی که دارند بسیار مورد توجه قرار گرفته اند. تحقیقات نشان می دهند که سلولهای مزانشیمی مشتق شده از dipose (Timper *et al.*, 2006)، مغز استخوان (Moriscot *et al.*, 2005) و پانکراس (Seeberger *et al.*, 2006) میتوانند به سمت بیان فنوتیپ اندوکرین پانکراتیک متمایز شوند، علاوه بر این توانایی MSCs نیز برای تمایز به سلولهای تولید کننده انسولین نشان داده شده است (Yanhua *et al.*, 2007).

در تحقیقات انجام شده آبخاری از فاکتورهای رونویسی که مسئول تکوین سلولهای پانکراتیک و islet هستند نیز توصیف شده اند. بعضی از این فاکتورهای رونویسی می توانند بخشی از برنامه تکوینی سلولهای بتا را در سلولهای غیر پانکراتیک راه اندازی کنند (Shimon *et al.*, 2007). امروزه تغییر ژنتیکی در سلولهایی که برای درمان استفاده می شوند بسیار رواج دارد. برای انتقال ژنهای خارجی به درون سلول باید از یک روش موثر استفاده شود. وکتورهای ویروسی مشتق شده از adenoviruses, adeno-associated viruses, retroviruses و lentiviruses برای انتقال و القای تمایز در سلولها استفاده می شوند که تا کنون کاربردهای موثر و موفقیت آمیزی از وکتورهای لنتی ویروس ارائه گردیده است. برای مثال از وکتور لنتی ویروسی برای انتقال ژن VEGF برای القای رگزایی استفاده شده است (Jazwa *et al.*, 2007).

فاکتور PDX1 که با نامهای IDX-1, IPX-1 و STF-1 نیز شناخته می شود، یک فاکتور رونویسی می باشد که تنظیم کننده اصلی تکوین سلولهای پانکراتیک و همچنین عملکرد سلولهای islet است (Jun *et al.*, 2009). PDX1 در تنظیم بیان ژن انسولین و چندین ژن مربوط به سلولهای islet نقش اساسی دارد (Tamar *et al.*, 2005).

مطالعات اخیر نشان می دهند PDX1 فاکتوری است که موجب القای تمایز سلولهای بنیادی intestinal و سلولهای بنیادی جنینی به سمت سلولهای تولید کننده انسولین می شود. علاوه بر این تحقیقات انجام شده توسط Yanhua و همکارانش نشان می دهد که وکتورهای آدنو ویروسی حاوی PDX1 تولید انسولین را در سلولهای بنیادی مزانشیمی القا کرده اند (Yanhua L., *et al.*, 2007). هر چند استفاده از وکتورهای آدنو ویروسی محدودیتهایی مانند القای پاسخ التهابی و بیان موقت ژن وارد شده را دارا می باشند (Jazwa *et al.*, 2007). علاوه بر این، استفاده از مواد بیوشیمیایی نیز می تواند در القای تمایز سلولهای بنیادی مزانشیمی به سلولهای بتای پانکراس موثر باشد (Li-Bo *et al.*, 2004).

در این مطالعه، وکتور نو ترکیب لنتی ویروسی دارای ژن PDX1 ساخته و سلولهای بنیادی مزانشیمی جدا شده از مغز استخوان با این وکتور نو ترکیب (LV-PDX-1) ترانسفکت شدند. سلولهای MSC اینفکت شده با محیط کشت تمایزی نیز مجاوز شدند. سپس بیان ژن PDX1 و سایر مارکرهای سلولهای بتای پانکراس از جمله انسولین در سلولهای بنیادی مزانشیمی ترانسداکت شده و

تیمار شده با مواد بیوشیمیایی، توسط RT-PCR کمی بررسی گردید. همچنین تولید انسولین از سلولهای تمایز یافته توسط ایمنو فلورسانس و ECL نیز اثبات گردید.

۱- سلولهای بنیادی

یکی از یافته‌های جدید علم پزشکی شناسایی و جدا کردن نوع جدیدی از سلولها در داخل بدن پستانداران، به نام سلولهای بنیادی است که به دلیل داشتن پتانسیل‌های بالا در زمینه تقسیم شدن و تمایز به سلول‌های تخصصی بدن بسیار مورد توجه دانشمندان قرار گرفته است (Maurizaio *et al.*, 2006). در مقاله‌ای که در شماره ۲۹۰ مربوط به سال ۲۰۰۰ مجله علمی Science به چاپ رسید بزرگترین پیشرفت غیر منتظره سال ۱۹۹۹، جدا سازی سلول‌های بنیادی انسان عنوان شد (Mezey *et al.*, 2000). این سلول‌ها به دلیل ویژگی‌های خاصی که دارند قادر هستند انواع مختلف سلولها را تولید کنند. لذا بسیار مورد توجه پژوهشگران هستند. مطالعه بر روی سلولهای بنیادی حوزه‌ای از دانش است که به مطالعه چگونگی ایجاد یک موجود کامل از یک سلول، همچنین چگونگی تعویض سلول‌های آسیب دیده با سلول‌های سالم در موجود بالغ می‌پردازد. راه‌های زیادی برای استفاده از سلول‌های بنیادی در تحقیقات بالینی وجود دارد. با این حال از نظر تکنیکی سختی‌های زیادی بین تئوری‌های امید بخش در درمان بیماری‌ها و رسیدن به یک روش عملیاتی مناسب در درمان آن‌ها وجود دارد که پرکردن این فاصله تنها با انجام آزمایشات و تحقیقات بیشتر و بیشتر امکان پذیر است. تمام سلول‌های بنیادی بدون توجه به منبع آن‌ها، دارای شماری ویژگی‌های مشترک و عمومی هستند که مهم‌ترین آن‌ها قدرت تقسیم و خود نوزایی، عدم تخصصی بودن برای بافتی، قدرت تبدیل شدن به سلول‌های تخصصی می‌باشد.

سلول‌های بنیادی براساس توان تمایز به سه صورت تقسیم بندی می‌شوند:

- همه توان^۱: این سلول‌ها می‌توانند همه سلول‌ها اعم از سلول‌های فرد و سلول‌های برون جنینی (جفت) را بسازند مانند بلاستومرهای یک جنین دو سلولی که هر سلول آن می‌تواند یک فرد کامل را بسازد.
- پرتوان^۲: سلول‌هایی هستند که می‌توانند غالب یا همه سلول‌های یک فرد را بسازند. مثلاً سلول‌های بنیادی جنینی تحت شرایط خاص می‌توانند یک فرد را بسازند ولی قادر به ایجاد سلول‌های برون جنینی (جفت) نیستند.

1. Totipotent
2. Pluripotent

- چند توان¹: این دسته از سلول های بنیادی تعداد محدودتری از انواع سلولی را می تواند ایجاد کنند، مانند سلول های بنیادی واقع در بافت های بزرگسالان (Hans *et al.*, 2007; Sinsicalco *et al.*, 2008).

انواع سلول های بنیادی

به طور کلی سلول های بنیادی دارای دو منشأ جنینی و بزرگسالان هستند و هر دوی این سلول ها در مطالعات زیست شناسی تکوینی، طب پیوند، توسعه دارو سازی، ناهنجاری شناسی و تولید موش های ترانس ژن اهمیت دارند.

سلول بنیادی جنینی سلولی است مشتق از جنین با توان تقسیم زیاد که می تواند تقریباً به تمام سلول های بدن تمایز یابد. این سلول ها از مرحله بلاستوسیست جنین به دست می آیند. بلاستوسیست مرحله ای از تکوین درپستانداران پیش از لانه گزینی است که معمولاً ۴ یا ۵ روز بعد از لقاح ایجاد می شود. در این مرحله جنین ۱۰۰ تا ۲۰۰ سلول دارد که همه از نظر ژنتیکی یکسان هستند. این سلول ها آغاز کننده تکوین جنین هستند پتانسیل تبدیل شدن به تمام بخش های بدن را دارند (Thamson *et al.*, 1998).

سلول های بنیادی بالغ، سلول های تمایز نیافته ای هستند که بین سلول های تمایز یافته یک بافت یا اندام وجود دارند و قادرند خود را تجدید کرده و نیز به سلول های تمایز یافته بافت تبدیل شوند. لذا، کار آنها بقاء و تعمیر بافتی است که در آن یافت می شوند. تاریخچه کشف سلول های بنیادی بالغ به بیش از ۴۰ سال پیش برمی گردد. در سال ۱۹۶۰ میلادی، پژوهشگران متوجه شدند که مغز استخوان دارای دو نوع جمعیت سلول های بنیادی است، سلول های بنیادی خون ساز که انواع سلول های خونی را می سازد و سلول های بنیادی استرومال که جمعیت سلولی مخلوطی هستند و استخوان، غضروف، چربی و بافت همبند را می سازند. سلول های بنیادی بالغ به تعداد بسیار اندک در بافت های بالغ وجود دارند و در هر بافتی به صورت "بدون تقسیم" برای سال های باقی مانده تا زمانی که توسط یک بیماری و یا آسیب بافتی دوباره فعال شوند. بافت های بالغی که دارای سلول های بنیادی اند شامل: مغز، مغز استخوان، خون محیطی، رگ های خونی، عضلات اسکلتی، پوست و کبد هستند. امروزه پژوهشگران زیادی سعی بر استخراج و کشت این سلول ها برای تولید

¹. Multipotent

رده های خاص سلولی برای درمان بیماری های مختلف دارند. کشت این سلول ها در محیط آزمایشگاه نیاز به لایه تغذیه کننده نداشته و تراوما تشکیل نمی دهند. مارکر Oct4 را بیان کرده و فاقد "کنترل مرحله G1" در چرخه سلولی اند. سلول های بنیادی بالغ در عین حال که فعالیت تلومرزی بالایی دارند اما تعداد تقسیمات آن ها محدود و قابل کنترل است (Baksh *et al.*, 2004).

مزایا و معایب سلول های بنیادی جنینی و بالغ عبارتند از:

الف: منشاء سلول های بنیادی جنینی، جنین و بافت های جنینی است. این موضوع از نظر اخلاقی قابل بحث است درحالی که سلول های بنیادی بالغ را می توان از خود بیمار گرفت و در محیط کشت رشد داد و سپس دوباره به بیمار برگرداند.

ب: مهمترین استفاده و مزیت سلول های بنیادی بالغ اینست که این سلول ها متعلق به بافت بدن بیمار است، در نتیجه توسط سیستم ایمنی دفع نمیشود اما سلول های بنیادی جنینی احتمال دفع توسط سیستم ایمنی میزبان را دارند.

ج: سلول های بنیادی جنینی از نظر قدرت تمایز قادر به تشکیل کلیه سلول هایی که از سه لایه جنینی منشاء می گیرند هستند درحالی که سلول های بنیادی بالغ قادرند به طیف محدودی از رده های سلولی و با تنها به سلول های بافتی که از آن منشاء گرفته اند تمایز یابند.

باتوجه به محدودیت های کاربرد سلول های بنیادی جنینی نظیر ایجاد تومور پس از انتقال به موجود زنده، مسائل مربوط به رد پیوند و محدودیت در منبع و مسائل اخلاقی، بررسی امکان استفاده از سلول های بنیادی در بافت بالغ، عدم تکثیر سریع آن ها در مقایسه با سلول های بنیادی جنینی و قدرت تمایزی پایین آن ها از مشکلات در حال بررسی استفاده بالینی از این سلول هاست. بنابراین سوالات زیادی در مورد قدرت و چگونگی تمایز سلول های بنیادی بالغ باقی مانده است.

در خصوص قابلیت انعطاف پذیری سلول های بنیادی بالغ، ابتدا در سال ۱۹۹۹، ژورنال Science مقاله ای تحت عنوان "Turning Brain into Blood" منتشر کرد (Bjornson *et al.*, 1999). سپس در سال ۲۰۰۰، همین ژورنال مقاله دیگری تحت عنوان "Turning Blood into Brain" چاپ نمود (Mezey *et al.*, 2000).

¹ . G1 Control point

به تدریج بعد از آن مقالاتی دیگر حاکی از قابلیت تبدیل و تمایز سلول های بنیادی بالغ به سلول های بافت های دیگر به چاپ رسید (Phinney *et al.*, 2005). درخصوص عوامل متعددی که بر روی رفتار سلول های بنیادی اثر گذارند، عوامل رشد و سیتوکین ها هستند که در هر بافتی متفاوت اند. سلول های بنیادی در هر بافت تحت تأثیر عوامل متعددی در همان بافت به سلول های اختصاصی آن بافت تبدیل می شوند. تغییر فاکتورها و عوامل محیطی در محیط آزمایشگاه می توانند موجب تغییر سرنوشت این سلول ها شود، خصوصیتی که آن را پلاستیته¹ یا Transdifferentiation گویند (Wislet-Gendebien *et al.*, 2005). در واقع خصوصیات سلول های بنیادی به دلیل بیان یک سری ژن های خاص در آن هاست و تغییر در بیان این ژن ها موجب تغییر رفتار سلول می شود. سیتوکین ها و عوامل رشد از طریق گیرنده های سلولی روی بیان ژن ها اثر می گذارند. با درک چگونگی اثر این مولکولها و مواد بر روی فعالیت سلول های بنیادی می توان رفتار آنها را در محیط کشت کنترل کرد و آنها را در به سمت تمایز به سوی یک رده خاص سوق داد. سلول های بنیادی بالغ در تمام بافت های حیوانات دیده شده اند و با توجه به مکانی که به آن تعلق دارند، بسیار متفاوت هستند و برخلاف سلول های بنیادی جنینی که با توجه به منشاء مشخص می شوند (توده داخلی جنینی)، این سلول ها مشخصه قطعی بدین معنی ندارند و دائماً بر شناسایی تعداد بافت های بالغی که دارای سلول های بنیادی اند افزوده می گردد. لیستی از بافت هایی که در بدن دارای سلول های بنیادی بالغ هستند به این قرار است: مغز استخوان، گردش خون محیطی، مغز، طناب نخاعی، پالپ دندان، عروق خونی، عضلات اسکلتی، پوست، قرنیه، کبد، پانکراس و... (Sakaguchi *et al.*, 2005). امروزه مطالعه و استفاده از سلول های بنیادی مغز استخوان توجه بسیاری از محققین را به خود جلب کرده است.

۱-۱- سلول های بنیادی مزانشیمی

مهم ترین منبع سلول های بنیادی مزانشیم در سال های اخیر مغز استخوان است که سلول های مورد نظر به راحتی از آن جدا و کشت داده می شوند (Friedenstein *et al.*, 1976). این سلول ها در ترمیم بافت هایی بامنشاء مزانشیمی مثل استخوان، غضروف، ماهیچه، تاندون و چربی شرکت می کنند و البته این سلول ها به عنوان سلول های حمایت کننده برای سلول های هماتوپوئیتیک در مغز استخوان نیز هستند (Caplan *et al.*, 2005). سلول های مزانشیم را از منابع فرعی دیگری هم مثل

¹ . Plastisity