



حسین بهاروند، استاد ممتاز و مؤسس پژوهشکده‌ی زیست‌شناسی و فناوری سلول‌های بنیادی پژوهشگاه رویان است. در سال ۱۳۷۳ مدرک کارشناسی خود را از دانشگاه شیراز، در سال ۱۳۷۵ مدرک کارشناسی ارشد خود را از دانشگاه شهید بهشتی و مدرک دکترای خود را در رشته‌ی زیست‌شناسی تکوینی از دانشگاه خوارزمی (تربیت معلم سابق) در سال ۱۳۸۳ دریافت کرد. وی در سال ۱۳۷۴ به پژوهشگاه رویان پیوست. او در سال ۱۳۸۲ برای اولین بار سلول‌های بنیادی رویانی (جنینی) انسانی و موشی را در ایران تولید کرد و در سال ۱۳۸۷ به همراه همکارانش موفق به تولید سلول‌های بنیادی پرتوان القائی (iPS) انسانی و موشی شد. این فعالیت‌ها او و همکارانش را قادر ساخت تا شاخه‌های مختلف پزشکی بازساختی را در ایران پایه‌گذاری و پیگیری کنند. زمینه‌های پژوهشی او پیرامون ارتقاء تحقیقات ترجمانی و پزشکی بازساختی از دیدگاه سلول‌های بنیادی، زیست‌شناسی تکوینی و مهندسی با الهام از طبیعت است. وی روی دگرتمیزی و تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به سلول‌های قلبی، عصبی و کبدی تحقیق می‌کند و درباره‌ی سازوکارهای پرتوانی و زیست‌شناسی سلول‌های زیبا مطالعه می‌نماید. ایشان در کارآزمایی‌های بالینی متعدد و پیوند سلول‌های بنیادی بافتی مشارکت داشته است و در زمینه‌ی توسعه‌ی تولید صنعتی سلول فعالیت می‌کند. او به عنوان سخنران مدعو در بسیاری از کنفرانس‌های علمی ملی و بین‌المللی از جمله انجمن جهانی تحقیقات سلول‌های بنیادی (ISSCR، ۱۳۹۷) حضور داشته است. از وی ۴ کتاب به زبان انگلیسی توسط انتشارات John Wiley و Springer به ترتیب در سال‌های ۱۳۸۹، ۱۳۹۱ و ۱۳۹۴ چاپ شده است. تاکنون بیش از ۳۸۰ مقاله‌ی بین‌المللی، بیش از ۱۰۰ مقاله‌ی داوری‌شده‌ی داخلی به همراه ۷ فصل در کتب بین‌المللی از ایشان به چاپ رسیده است. ۷ کتاب تألیفی به زبان فارسی و ۸ کتاب ترجمه‌شده از دیگر آثار وی هستند. هم‌چنین ۸ تصویر از مقالات شاخص وی روی جلد مجلات بین‌المللی چاپ شده است. با استناد به Google Scholar تاکنون بیش از یازده‌هزار بار به مطالعات ایشان ارجاع شده و دارای h-index ۵۱ است.

حسین بهاروند عضو هیئت تحریریه‌ی هشت مجله‌ی علمی بین‌المللی از جمله *Journal of Biological Chemistry* و *Scientific reports* بوده و دارای ۳ اختراع ثبت شده در آمریکاست. وی بیش از ۳۰ عنوان جایزه‌ی ملی و بین‌المللی را از جمله جایزه‌ی محقق برتر

جهان اسلام (ISESCO) در سال ۱۳۸۹، جایزه‌ی بین‌المللی یونسکو در حوزه‌ی علوم زیستی در سال ۱۳۹۳ و، جایزه‌ی بین‌المللی آکادمی جهانی علوم (TWAS) برای تولید و نگهداری سلول‌های بنیادی و ارائه‌ی مفاهیم جامعی از پرتوانی و تمایز این سلول‌ها در سال ۱۳۹۸ دریافت نموده است. همچنین در سال ۱۳۹۸ او موفق به کسب جایزه‌ی مصطفی، نشان عالی علم و فناوری جهان اسلام برای تحقیقات ترجمانی سلول‌های بنیادی به عنوان اثر نوآورانه و زمینه‌ساز ارتقاء زندگی بشری شد. وی برنده‌ی دهمین، دوازدهمین و هفدهمین جشنواره‌ی رازی (سال‌های ۱۳۸۳، ۱۳۸۵ و ۱۳۹۱) و بیست و ششمین و سی و دومین جشنواره‌ی بین‌المللی خوارزمی (سال‌های ۱۳۹۱ و ۱۳۹۷) شده است. در سال ۱۳۸۹ در بیست و هفتمین دوره‌ی کتاب سال جمهوری اسلامی ایران، کتاب سلول‌های بنیادی وی به عنوان کتاب برگزیده شناخته شد. به پاس تلاش مؤثر برای ترویج و ارتقاء علم در کشورهای در حال توسعه، او از دی ماه ۱۳۹۸ به عضویت آکادمی جهانی علوم (TWAS) درآمد.

تاکنون ۳ شرکت از بستر تحقیقاتی پژوهشکده‌ی زیست‌شناسی و فناوری سلول‌های بنیادی شکل گرفته‌اند که شامل سل‌تک‌فارمد (کارخانه‌ی تولید سلول برای سلول‌درمانی)، زیست‌تک‌پژوه (تولیدکننده‌ی پروتئین‌های نوترکیب) و شرکت فناوری بُن‌یاخته‌های رویان (ذخیره‌سازی خون بندناف) است. او به همراه تیم خود تلاش فراوانی در جهت گسترش علم زیست‌شناسی سلول‌های بنیادی در ایران کرده است که در این راستا، «آزمایشگاه سلول‌های بنیادی برای همه» و «آزمایشگاه سیار سلول بنیادی» را که یک اتوبوس با آزمایشگاه مجهز است راه‌اندازی نموده‌اند. هدف از این روش آموزش و یادگیری مشارکتی، ایجاد انگیزه و توانمندسازی دانش‌آموزان برای دستیابی به علم، مهارت، نگرش و ارزش‌هایی است که برای شکل‌گیری آینده‌ای پایدار برای علم سلول‌های بنیادی ضروری است. او همچنین به همراه تیم خود از سال ۱۳۸۹ "مدرسه تابستانی بین‌المللی رویان" را به صورت سالانه برگزار کرده است که در آن، شرکت‌کنندگان توسط سخنرانان دعوت شده از خارج کشور آموزش می‌بینند تا بدین وسیله امکان تعاملات بین‌المللی و ملی افزایش یابد.



دکتر یاسر تهمتني عضو هيئت علمي و مدير برنامه‌ي پژوهشي ديابت و سلول‌هاي پانکراس پژوهشکده‌ي زيست‌شناسي و فناوري سلول‌هاي بنيادي رويان است. هدف از اين برنامه يافتن روش‌هاي نوين درماني در حوزه‌ي بيماري ديابت در محيطي بين رشته‌اي متشکل از محققين علوم سلولي، پزشکان و مهندسين است. وي در سال ۱۳۸۱ دوره‌ي کارشناسي خود را در رشته‌ي زيست‌شناسي عمومي در دانشگاه شيراز به اتمام رسانيد و پس از آن مدارک کارشناسي ارشد و دکترای خود را در رشته‌ي زيست‌شناسي تکويني در سال‌هاي ۱۳۸۴ و ۱۳۹۱ از دانشگاه خوارزمي تهران (تربيت معلم) اخذ نمود. او در سال ۱۳۸۷ به پژوهشگاه رويان پيوست و در پروژه‌ي توليد سلول‌هاي بافت اندودرم از منبع سلول‌هاي بنيادي روياني به همکاري پرداخت. زمينه‌هاي تحقيقاتي وي عبارت‌اند از: (۱) توليد سلول‌هاي ترشح‌کننده‌ي انسولين از منبع سلول‌هاي بنيادي پرتوان انساني؛ (۲) زيست‌شناسي و بازسازي سلول‌هاي ترشح‌کننده‌ي انسولين و (۳) مدل‌سازي سلولي بيماري ديابت که در قالب همکاري‌هاي ملي و بين‌المللي در حال انجام است. نتايج برخي از اين تحقيقات در مقالات متعدد بين‌المللي منتشر و به صورت اختراعات داخلي و خارجي ثبت گرديده است. دکتر ياسر تهمتني هم‌اکنون مدير گروه زيست‌شناسي تکويني دانشگاه علم و فرهنگ جهاد دانشگاهي است و دروس مختلفی را از جمله جنين‌شناسي مقايسه‌اي، زيست‌شناسي تکويني و مسيرهاي پيام‌رسانی سلولي در مقاطع کارشناسي ارشد و دکتری تدریس می‌نماید. وي تاکنون ۳ کتاب مرجع با نام‌هاي "مقدمه‌اي بر توليدمثل جانوري" (۱۳۸۶)، "جنين‌شناسي مهره‌داران" (۱۳۹۰) و "زيست‌شناسي تکويني" (۱۳۹۲) در همکاري با اساتيد بنام رشته‌هاي جنين‌شناسي و زيست‌شناسي تاليف و ترجمه نموده است که همگي مورد توجه دانشجويان و مدرسين اين رشته قرار گرفته‌اند.

پیش‌گفتار

رنج و درد بیماری و از دست رفتن انسان‌ها بر اثر آن از دیرباز ذهن بشر را به خود مشغول کرده است. انسان با استفاده از عناصر طبیعت به دنبال به‌کارگیری روش‌هایی برای کنترل و درمان بیماری‌ها بوده است. در این میان رویاهای بسیاری از قرن‌ها پیش در سرپرورنده و با پیشرفت علم، بلندپروازانه برای تحقق‌شان تلاش کرده است. صد سال پیش سخن از پیوند عضو به یک انسان ایده‌ای دست‌نیافتنی بود؛ اما امروزه جان هزاران نفر با این رویای تعبیر شده نجات یافته است. پیوند موفقیت‌آمیز اعضا، پایانی بر بلندپروازی بشر برای درمان رنج‌های جسمی‌اش نیست. آیا تاکنون به تولید کبد، قلب و یا سایر اندام‌های انسانی در محیط آزمایشگاهی و یا به ترمیم یک اندام آسیب دیده فکر کرده‌اید؟ آیا با الهام از بدن موجودات زنده به تولید محصولات برای ترمیم اندام‌ها اندیشیده‌اید؟ و آیا از تولید مغز با قابلیت یادگیری در محیط آزمایشگاهی تصویری ساخته‌اید؟ دانشمندان عرصه زیست‌شناسی و پزشکی، رویای پاسخ به چنین سوالاتی را در سر دارند. این رویا در سال ۱۹۸۱ با تولید سلول‌های بنیادی رویانی (جنینی) موشی، در سال ۱۹۹۸ با تولید سلول‌های بنیادی رویانی (جنینی) انسانی و در سال ۲۰۰۶ با تولید سلول‌های بنیادی پرتوان القایی (iPS) به واقعیت نزدیک شده است. سلول‌های بنیادی، با توان خودنوزایی (توان تقسیم و حفظ پتانسیل تکوینی) هستند که قابلیت تمایز به تمامی انواع سلول‌های بدن را دارند. این سلول‌ها را می‌توان از رویان (جنین) قبل از لانه‌گزینی، بافت‌های افراد بزرگسال و یا از بازبرنامه‌ریزی سلول‌های بافت افراد، بدون در نظر گرفتن سن آن‌ها به دست آورد و یا تولید نمود که به ترتیب به آن سلول‌های بنیادی رویانی، سلول‌های بنیادی بافتی و سلول‌های بنیادی پرتوان القایی (iPS) می‌گویند.

سلول‌های بنیادی، نه تنها در شناخت ما از تکوین جنین انسان، بافت و اندام‌های بدن انسان و عملکرد ژن‌ها می‌توانند مؤثر باشند، بلکه در توسعه داروسازی، پزشکی بازساختی و حتی پزشکی آینده نیز بسیار مؤثرند. به طوری که از علم و فناوری سلول‌های بنیادی به عنوان انقلاب چهارم در زیست‌شناسی و پزشکی یاد می‌شود. قابل ذکر است که کاشف سلول‌های بنیادی رویانی موشی مارتین جان اونز (Martin John Evans) به همراه الیور اسمیتز (Oliver Smithies) و ماریو کاپچی (Mario Capecchi) به دلیل تولید این سلول‌ها و دست‌ورزی ژنتیکی آن‌ها و تولید موش‌های تراریخته به عنوان مدل بیماری‌های انسانی، در سال ۲۰۰۷ موفق به اخذ جایزه نوبل پزشکی شدند. در سال ۲۰۱۲ نیز جان برتراند گوردون (John Bertrand Gurdon) که پیشگام در علم شبیه‌سازی جانوری و انتقال هسته بود، به همراه شینیا یاماناکا (Shinya Yamanaka) که مبدع بازبرنامه‌ریزی سلولی و تولید سلول‌های بنیادی پرتوان القایی بود، جایزه نوبل در پزشکی را دریافت کردند. واقعیت آن است که اگرچه استفاده از دارو اساس درمان در طب امروز به شمار می‌رود، پزشکی آینده همراه با پزشکی بازساختی است. پزشکی بازساختی شامل ترمیم، جایگزینی و یا بازسازی بافت‌ها و اعضا آسیب دیده با کمک سلول‌های بنیادی و یا سلول‌های دیگر در تلفیق با سایر علوم نظیر مهندسی است.

در اینجا قصد داریم دیدگاهم را در مورد پزشکی آینده با شما به اشتراک گذارم. این که در پزشکی کجا بوده‌ایم و کجا هستیم را می‌دانیم؛ این که گذشته‌ی درخشانی در این خصوص داشته‌ایم و در حال حاضر نیز جزء پیشگامان سلامت بشریت هستیم؛ این که اقدامات شگرفی چون پیوند کبد از دهنده‌ی زنده را توسط عزیزانی چون دکتر سید علی ملک‌حسینی از دانشگاه علوم پزشکی شیراز تجربه کرده‌ایم و همچنین در روش‌های نوین درمان سرطان پیشرفت قابل ملاحظه‌ای داشته‌ایم؛ اما در پزشکی آینده (تا حدود سی سال آینده) به مدد پروردگار و با همت بشر، بسیاری از بیماری‌های صعب‌العلاج به سرعت قابل تشخیص و درمان خواهند بود و مدت زمان کوتاهی و با هزینه‌ای کمتر، کل ژن‌های یک فرد مورد ارزیابی قرار می‌گیرند و بر مبنای آن درمان شروع می‌شود. بسیاری از بافت‌ها قابل ترمیم خواهند بود و اندام‌های مشابه با اندام‌های طبیعی با استفاده از علم مهندسی سلول و بافت و تلفیق آن با علم سلولی ساخته خواهند شد. البته کشف، تولید و یا تمایز سلول‌های بنیادی نقطه‌ی آغازی است بر تحقق رویای پزشکی فردا. به باور من پزشکی فردا، زمینه‌ای شامل ترکیبی از حوزه‌های مهمی چون پزشکی بازساختی، پزشکی مبتنی بر فرد (personalized medicine)، پزشکی سرطان (استفاده از سلول‌های ایمنی دست‌ورزی شده و درمان سرطان بر مبنای وضعیت ژنتیکی فرد)، مهندسی سلول و بافت و همین‌طور مغز و علوم شناختی خواهد بود. معتقدم که سلول‌های بنیادی، جایگاه ویژه‌ای در تمامی این حوزه‌ها خواهند داشت. البته تا حصول به این اهداف هنوز راه زیادی در پیش است، ولی یادمان باشد پرواز با هواپیماهای پیشرفته‌ی امروزی سال‌ها بعد از پریدن برادران رایت با ابزاری ابتدایی محقق شده است. در کشورمان ایران نیز از سال ۱۳۶۹ پیوند مغز استخوان که غنی از سلول‌های بنیادی بافتی خونساز و مزانشیمی است در بیمارستان دکتر علی شریعتی تهران توسط دکتر اردشیر قوام‌زاده راه‌اندازی شد. حدود یک دهه پس از آن، پژوهشگاه رویان در سال ۱۳۸۱ توانست به تولید سلول‌های بنیادی رویانی (جنینی) موشی دست یابد. پس از آن، در پی استفتاء از مراجع تقلید شیعه، تولید اولین رده‌ی سلول‌های بنیادی رویانی انسانی در سال ۱۳۸۲ توسط پژوهشگاه رویان گزارش شد. از آن پس، تحقیقات در حوزه‌ی سلول‌های بنیادی و پزشکی بازساختی، در کشور شتاب گرفت. معتقدم که حداقل دو نگرش موجب شده است که امروزه کشورمان در این حوزه به بالندگی معناداری دست یابد. نگرش اول **حرکت در پیوستار تولید تا کاربرد علم** است. در طی این سال‌ها همواره تلاش شده است که سه مقوله‌ی مهم **تولید علم، ترجمان علم و کاربرد علم** مدنظر قرار گیرد. هرآنچه که از دانش سلول‌های بنیادی و پزشکی بازساختی پدید آمده است با نگاه به دورنمای کاربردی آن در ارتقاء سلامت جامعه، جلا یافته است. تسری این نگاه در پژوهشگاه رویان، امروز با گذشت حدود دو دهه، موجب شده است تا این علم توسط شرکت‌های دانش بنیان نظیر شرکت بن‌یاخته‌های رویان که در جداسازی، نگهداری، تولید محصولات سلولی و بافتی از بند ناف و جفت فعالیت می‌کند، توسعه یابد و در مراکز سلول‌درمانی در اختیار هم‌وطنان قرار گیرد. این در حالی است که هیچ‌گاه نباید از **ریشه، که همانا تولید علم** است، غافل گردید و امیدواریم چنین نشود. نگاه دیگر، **تفکر بین رشته‌ای بودن علم** است. امروز پزشکی بازساختی، حوزه‌ی تلاش گسترده‌ای است که در آن پزشکان، زیست‌شناسان و مهندسين، با هدف ایجاد روش‌های نوین درمان بیماری‌ها، در تلاشند. البته که نباید فراموش کنیم که:

تکیه بر تقوا و دانش در طریقت کافرست راهرو گر صد هنر دارد توکل بایدش

سلول‌های بنیادی برای ما تنها یک علم نیست، یک فرهنگ است؛ **فرهنگ توانستن**. راه‌اندازی اولین و بزرگترین کارخانه‌ی تولید سلول برای بیماران در غرب آسیا، شرکت سل تک فارمد (Celltech Pharmed) یک نمونه‌ی عملی از تمسک به این فرهنگ است. **فرهنگ ملموس کردن علم**، اینکه این علم به درمان برسد و در کاهش درد بیماران مؤثر باشد.

فرهنگ نگاهی نو به علم در قالب بین رشته‌ای فکر کردن و عمل نمودن، برداشتن مرزهای بین علوم برای رسیدن به کاربرد علم سلول‌های بنیادی، همان‌گونه که پیش از این ذکر شد.

فرهنگ ورود به نظریه‌پردازی در این علم که امید است با یاری حق این امر در آینده‌ی نزدیک توسط فرزندان این مرز و بوم محقق شود.

فرهنگ همگانی‌سازی علم که در «آزمایشگاه سلول‌های بنیادی برای همه» در رویان تجلی یافت.

تلاش برای افزایش دانش عمومی جامعه، جنبه‌ی دیگری از این فرهنگ است که از نظرم بسیار با اهمیت است. چراکه با بالا بردن معدل دانش جامعه، گل‌های بیش‌تری در آینده شکوفا می‌شود. به عبارت دیگر، تعداد افراد بیش‌تری از سایر علوم نظیر مهندسی و

حتی علوم فیزیک، ریاضی، شیمی و غیره وارد این علم خواهند شد و بدین ترتیب کاربرد علم که همانا حاصل انباشته شدن علم است، به دست می‌آید. یادمان باشد که در هر کشور، شهر، دانشگاه، مرکز تحقیقاتی، حتی در هر فرد، رشد باید همه‌جانبه باشد تا کاربرد علم به معنای واقعی و پایدار حاصل شود. لذا اگر می‌خواهیم در آینده به درمان مردم کشورمان همگام با پیشرفت علم در سطح جهانی کمک کنیم، از همین الان باید به فکر ایجاد زیرساخت‌های آن باشیم. در این راستا «آزمایشگاه سلول‌های بنیادی برای همه» ایجاد شده است و اولین اتوبوس آزمایشگاه سیار سلول‌های بنیادی برای آموزش عملی دانش‌آموزان و عموم مردم با این علم، راه‌اندازی شده است. راه‌کار دیگر برای افزایش دانش عمومی و نیز پرورش نسل‌های بعد، نگارش کتب و مقالات علمی است. بر این مبنای مجموعه کتاب‌های سلول‌های بنیادی و پزشکی بازساختی با توجه به تجربیات آزمایشگاهی پژوهشگران و استادان پژوهشگاه رویان و تنی چند از استادان دانشگاه‌های کشور نوشته شده است.

مطالعه‌ی این سری کتاب‌ها به محققین عرصه‌ی زیست‌شناسی، پزشکی و مهندسی و به‌خصوص پژوهشگران جوان و دانشجویانی که قصد ورود به این عرصه را دارند، توصیه می‌شود.

در پایان بر خود فرض می‌دانم که سپاس پروردگار مهربان را به‌جا آورده و از تمامی عزیزانی که ما را در تهیه‌ی این مجموعه یاری نمودند سپاسگزاری نمایم. به‌علاوه، از سرکار خانم مهدیه جعفری و سحر جلوداری که زحمت ویراستاری ادبی این مجموعه را علی‌رغم همه‌ی سختی‌ها، بر عهده داشتند و سرکار خانم اسماء قدسی که بر کیفیت کتاب‌ها نظارت داشتند و هر سه نفر، وقت بسیاری مصروف تهیه‌ی این مجموعه نمودند، سپاسگزاری نمایم. بدون کمک این سه بزرگوار، مجموعه‌ی مذکور به سرانجام نمی‌رسید. هم‌چنین از دوست و برادر عزیزم جناب آقای مصطفی پویان که بدون شک حق فراوانی در گسترش دانش و به‌خصوص علم زیست‌شناسی در کشور دارد و همواره با تشویق‌ها و حمایت‌های بی‌بدیل ایشان سبب نگارش و یا ترجمه‌ی تمام کتاب‌های منتشر شده‌ی اینجانب به زبان فارسی شده‌اند، سپاسگزارم. از خداوند بزرگ برای ایشان اجر و عاقبت خیر خواهانم.

ان‌شاءالله این مجموعه مورد بهره‌برداری علمی و عملی شما عزیزان قرار گیرد و نقطه‌ی آغاز راه پرخیر و برکتی باشد که افزاشته ماندن پرچم کشورمان را در سطح جهانی در عرصه‌ی علمی به ارمغان بیاورد و سبب کاهش درد و آلام بیماران و مایه‌ی امیدی در میان مردم عزیز و سرفراز سرزمینمان ایران باشد.

سپاسگزار خواهم بود اگر نقطه نظرات خود در نقد و یا پیشنهاد را برایم ارسال نمایید.

ما زنده به آنیم که آرام نگیریم
موج‌ایم که آسودگی ما عدم ماست

دکتر حسین بهاروند

استاد سلول‌های بنیادی و زیست‌شناسی تکوینی

فهرست مطالب

مقدمه

ياسر تهمتنی

- ۱ **فصل اول: تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به سلول‌های عصبی**
ابراهیم شهبازی، فرشید یکانی، شیوا نعمتی
- ۲۵ **فصل دوم: تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به سلول‌های گلیا**
اکرم مختارزاده، سوسن سیمرغ، معصومه زارعی
- ۴۵ **فصل سوم: تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به سلول‌های اپی‌تلیوم رنگدانه‌دار شبکیه**
لیلا ستاریان، فاطمه نقش‌نژاد
- ۶۵ **فصل چهارم: تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به سلول‌های عضله قلبی**
محمود تلخایی
- ۸۷ **فصل پنجم: تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به سلول‌های اندوتلیال**
زهرا مزیدی
- ۱۰۵ **فصل ششم: تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به سلول‌های خونی**
فاطمه گنجی
- ۱۳۳ **فصل هفتم: تمایز سلول‌های بنیادی مزانشیمی به استخوان**
نساء فانی، شهربانو جهانگیر، محمدرضا باغبان اسلامی‌نژاد
- ۱۵۹ **فصل هشتم: تمایز سلول‌های بنیادی مزانشیمی به غضروف**
لیلا تقی‌یار، محمدرضا باغبان اسلامی‌نژاد
- ۱۸۱ **فصل نهم: تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به سلول‌های اندودرمی**
زهرا فرزانه، یاسر تهمتنی
- ۲۰۱ **فصل دهم: تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به سلول‌های کبدی**
زهرا فرزانه، بهشاد پورنصر
- ۲۲۱ **فصل یازدهم: تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به سلول‌های ترشح‌کننده‌ی انسولین**
آناهیتا سلطانیان، یاسر تهمتنی
- ۲۵۳ **فصل دوازدهم: تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به سلول‌های زایا**
فرشته اسفندیاری
- ۲۷۱ **فصل سیزدهم: کوچک‌مولکول‌ها در پژوهش‌های سلول‌های بنیادی**
نیوشا حق پرست، حمیدرضا ابوالخیر، آيسان فرهادی، یاسر تهمتنی
- ۲۹۳ **فصل چهاردهم: دگرتمایزی: کیمیاگری در زیست‌شناسی**
کینوش خلوقی، فهیمه میرآخوری
- ۳۲۹ **فصل پانزدهم: خودسازمان‌یابی و کاربرد آن در تمایز سلول‌های بنیادی**
آناهیتا سلطانیان، یاسر تهمتنی
- ۴۰۹ **مخف‌ها**

آدرس مکاتبه نویسندگان (به ترتیب حروف الفبا)

- حمیدرضا ابوالخیر، فرشته اسفندیاری، محمدرضا باغبان اسلامی نژاد، حسین بهاروند، بهشاد پورنصر، لیلا تقی‌یار، یاسر تهمت‌نی، شهربانو جهانگیر، نیوشا حق‌پرست، کینوش خلوقی، معصومه زارعی، لیلا ستاریان، آناهیتا سلطانیان، سوسن سیمرغ، ابراهیم شهبازی، نساء فانی، زهرا فرزانه، آيسان فرهادی، فاطمه گنجی، اکرم مختارزاده، زهرا مزیدی، فهیمه میرآخوری، شیوا نعمتی، فاطمه نقش‌نژاد و فرشید یکانی: پژوهشگاه رویان، پژوهشکده زیست‌شناسی و فناوری سلول‌های بنیادی جهاددانشگاهی، مرکز تحقیقات علوم سلولی، گروه سلول‌های بنیادی و زیست‌شناسی تکوینی، تهران، ایران
- محمود تلخابی: دانشکده علوم و فناوری زیستی، دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران

مقدمه

یاسر تهمتتی

می‌پردازیم. در بخش پایانی برآوردهایی در مورد چگونگی عبور این محصولات سلولی از مراحل آزمایشگاهی و ورودشان به بازار بیان می‌شود و در نهایت رویکرد نگارش فصول مختلف این کتاب را برای خوانندگان شرح می‌دهیم.

۱. تمایز، ابزار مطالعه‌ی تکوین

درک تکوین بدن انسان را می‌توان اصلی‌ترین چالش علم زیست‌شناسی دانست. اشتیاق برای رمزگشایی تکوین بدن انسان نه تنها ناشی از کنجکاوای ذاتی پژوهشگران است، بلکه از این منظر کاربردی که ریشه‌ی درمان بسیاری از بیماری‌های بشر شناخت تکوین بدن است نیز اهمیت دارد. در حال حاضر با انبوهی از یافته‌ها در مورد ژنوم، فیزیولوژی و آناتومی بدن انسان مواجهیم اما دانش بشری در مورد چگونگی تنظیم تکوین جنینی انسان ناچیز است. این واقعیت که امکان دست‌ورزی در تکوین انسان وجود ندارد باعث شده است که عمده‌ی دانش ما از تکوین انسان برگرفته از مدل‌های حیوانی باشد. اهمیت و ارزش این مطالعات و دانشی که در حوزه‌ی تکوین، ژنتیک و مسیرهای پیام‌رسانی دخیل در فرآیند تخصصی شدن سلول‌ها و ریخت‌زایی اندام‌ها در

بیش از ۳۰ سال از ابداع روش‌هایی برای جداسازی سلول‌های بنیادی رویانی^۱ از مراحل ابتدایی جنین موش می‌گذرد. پژوهش‌های متعدد سبب شد که در سال ۱۹۹۸ برای نخستین بار سلول‌هایی مشابه با سلول‌های جنین ابتدایی انسان تولید و در آزمایشگاه کشت شود. در تحولی دیگر، در سال ۲۰۰۶ بازبرنامه‌ریزی^۲ ژنتیکی فیبروبلاست‌ها انجام گرفت و سلول‌های بنیادی پرتوان القایی (iPSC) به دنیای علم سلول‌های بنیادی معرفی شدند. احتمالاً خوانندگان این کتاب می‌دانند که بدون در نظر گرفتن نوع سلول‌های پرتوان رویانی، این سلول‌ها دو ویژگی عمده یعنی قابلیت تقسیم و تولید مجدد سلول‌هایی شبیه خودشان (خودنوزایی^۳) و قدرت تبدیل به انواع رده‌های تخصص‌یافته (پرتوانی^۴) را دارند. این ویژگی‌ها باعث می‌شود که بتوان این سلول‌ها را در آزمایشگاه به دفعات زیاد کشت داد و تکثیر کرد و آن‌ها را به انواع سلول‌های دلخواه تمایز^۵ داد. همین دو خصوصیت موجب شده است که مطالعه‌ی تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به سه دلیل مهم باشد: ۱. ابزاری در پژوهش‌های پایه ۲. ابزاری برای مدل‌سازی بیماری‌ها در آزمایشگاه و آزمون روش‌های درمانی جدید ۳. ابزاری برای تولید سلول‌های مورد نیاز در سلول‌درمانی بیماری‌ها. در ادامه به‌طور خلاصه به بررسی اهمیت هر یک از حوزه‌های پژوهشی ذکرشده

1. Embryonic stem cell

2. Reprogramming

3. Self-renewal

4. Pluripotency

5. Differentiation

اختیار ما قرار داده‌اند، بر کسی پوشیده نیست. به‌علاوه، عملکرد بسیاری از ژن‌ها و مولکول‌های پیام‌رسان در طول تکامل حفظ شده است^۱. امروزه از موش به عنوان مدل در پژوهش‌های گوناگون استفاده می‌شود. اندازه‌ی ژنوم موش و انسان یکسان و ۹۹٪ ژن‌هایشان مشترک است و تکوین، فیزیولوژی و آناتومی مشابهی دارند. اگرچه موش مدل بسیار قدرتمندی در مطالعات زیست‌شناسی و پزشکی است اما محدودیت‌هایی نیز دارد. حدود ۱٪ ژن‌های انسان هیچ همولوگی در موش ندارند. اگرچه انتظار می‌رود که اغلب ژن‌ها نقش‌های حفاظت‌شده‌ای در موش و انسان ایفا کنند اما تفاوت‌های بارز مختص گونه‌آدر دوره‌ی بارداری، ریخت‌زایی و تنظیم مکانی و زمانی بیان ژن هنگام تکوین جنینی بین این دو وجود دارد.

همان‌طور که گفته شد، پرتوانی و خودنوزایی سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی (hPSC)، این سلول‌ها را برای مطالعه‌ی تکوین انسان مناسب می‌کند. کشت این سلول‌ها در آزمایشگاه^۲ روشی ارزان و سریع برای بررسی فرآیندهای مختلف تکوین به وجود آورده است. در ادامه به روش‌های کشت و تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان و نیز راهکارهایی که اطلاعات زیادی را به علم تکوین اضافه کرده‌اند، اشاره می‌شود.

۱. کشت و تمایز به روش اجسام شبه جنینی: هنگامی که سلول‌های بنیادی پرتوان به صورت معلق و بدون لایه‌ی تغذیه‌کننده^۴ کشت داده شوند، اجسام شبه جنینی (EBs) شکل می‌گیرند [۱]. تشکیل اجسام شبه جنینی در مراحل ابتدایی بسیاری از روش‌های تمایزی به‌طور گسترده استفاده می‌شود. تجزیه و تحلیل پروفایل‌های بیانی اجسام شبه جنینی حاصل از سلول‌های پرتوان رویانی انسانی نشان‌دهنده‌ی بیان ژن‌های دخیل در تشکیل سه لایه‌ی جنینی، گاسترولاسیون و الگوزایی اولیه‌ی جنین در آن‌ها است [۲]. بنابراین، از اجسام شبه جنینی به عنوان مدل با ارزشی برای درک سازوکارهای مولکولی دخیل در جنین‌زایی اولیه‌ی انسان استفاده می‌شود. در مقایسه با شرایط تمایزی در محیط کشت دو بعدی، ساختار سه بعدی اجسام شبه جنینی باعث بازیابی ارتباطات پیچیده‌ی بافت‌ها و سلول‌ها می‌شوند. البته از آنجا که تمایز خودبه‌خودی اجسام شبه جنینی معمولاً

سبب پاسخ‌های سلولی به پیام‌های ریخت‌زای محلی می‌شود و کنترل دقیق ریزمحیط اجسام شبه جنینی دشوار است، همیشه نتایج دقیقی از آزمایش‌های بر پایه‌ی اجسام شبه جنینی به دست نمی‌آید. به‌علاوه، ناهمگونی در اندازه و زمان تکوین اجسام شبه جنینی، استفاده‌ی آن‌ها را به عنوان مدل دقیق جنین‌زایی اولیه محدود می‌کند. روش‌هایی مانند تشکیل تجمعات سلولی جبری^۵ با استفاده از تعداد مشخص سلول‌های بنیادی پرتوان [۳]، ریزچاهک‌های سه بعدی [۴] یا ماده‌ی زمینه‌ی برون‌سلولی نیمه‌جامد سه بعدی [۵] برای حمایت از شکل‌گیری اجسام شبه جنینی همگون با شکل و اندازه‌ی مناسب و لایه‌های زایای سازماندهی شده در دست بررسی است. پیشرفت فناوری می‌تواند به استفاده‌ی گسترده‌تر از اجسام شبه جنینی برای بررسی مراحل اولیه‌ی جنین‌زایی منجر شود.

۲. کشت و تمایز به روش مستقیم: روش‌های مختلف تمایز مستقیم سلول‌ها، شامل افزودن فاکتورهای رشد و کوچک‌مولکول‌ها یا استفاده از انواع سلول‌های تغذیه‌کننده در شرایط کشت چسبنده و یا کشت معلق است (شکل ۱). تمایز مستقیم سه جنبه‌ی کلیدی دارد: ۱. این تمایز شامل چند مرحله‌ی مشخص است و فرآیند تکوین جنینی را شبیه‌سازی می‌کند. یکی از اولین رخداد‌های تکوینی تشکیل سه لایه‌ی جنینی طی گاسترولاسیون است. در اغلب روش‌ها، سلول‌های پرتوان ابتدا به سمت اندودرم، مزودرم و یا اکتودرمی شدن می‌روند. سپس در چند مرحله و طی بازه‌ی زمانی مشابه با تکوین آن سلول در انسان، به سمت تمایز به سلول‌های هدف خود هدایت می‌شوند. ۲. هر مرحله‌ی تمایز را هدایت‌گرهای ویژه‌ای پیش می‌برند. در شرایط آزمایشگاهی اغلب فاکتورهای رشد و کوچک‌مولکول‌هایی استفاده می‌شود تا مسیرهای پیام‌رسانی فعال در تکوین جنینی شبیه‌سازی شوند. هنگامی که اطلاعات کافی در مورد تکوین بخشی از جنین وجود ندارد، بازسازی محیط بدن انسان با هم‌کشتی سلول‌های طبیعی همان ناحیه راهکار مناسبی خواهد بود. ۳. ارزیابی سلول‌های مشتق از سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی، از طریق مقایسه‌ی آن‌ها با سلول‌های مشابه درون بدنی انجام می‌شود. به‌طور متداول، اولین گام در ارزیابی این سلول‌ها، مقایسه‌ی نشانگرهای خاص بیان‌شده در سلول

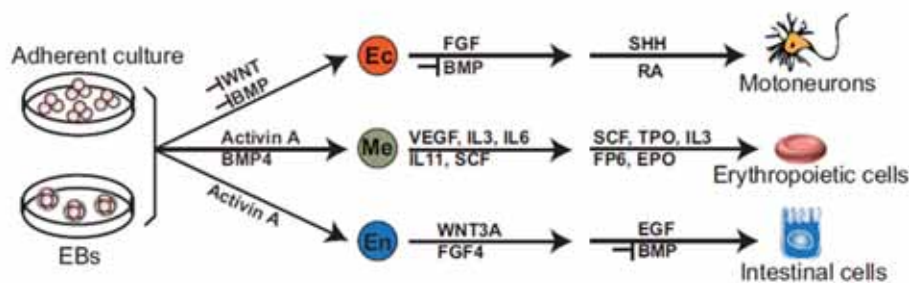
۱. برای مثال، مطالعات در مگس سرکه نقش ژن *HOX* را در شکل‌گیری طرح بدنی نشان داد و در نهایت این نقش در موش و انسان نیز مشاهده شد.

در حال تکوین طبیعی با سلول مورد نظر است. سپس ارزیابی‌های قوی‌تر یعنی بررسی عملکردهای فیزیولوژی سلول مورد نظر بعد از پیوند به مدل‌های حیوانی انجام می‌شود. یک مشکل بررسی عملکرد سلول‌های مشتق از سلول‌های پرتوان، هم‌جواری سلول‌های مورد نظر با انواع گوناگونی از سلول‌ها در محیط کشت است که استفاده‌ی درمانی از این سلول‌ها را نیز بحث‌برانگیز کرده است. استفاده از جمعیت‌های سلولی ناهمگون نگرانی‌هایی در رابطه با امکان بروز تراوما یا اثرات غیرقابل پیش‌بینی ایجاد می‌کند. البته با استفاده از نشانگرهای سطح سلولی می‌توان سلول‌های مورد نظر را تا حد زیادی از میان جمعیت‌های گوناگون سلولی برای آزمایش‌های پیوندی تخلیص کرد. به‌علاوه، تمایز کنترل‌شده و دقیق در مراحل ابتدایی تمایز نیز می‌تواند ناهمگونی جمعیت سلول هدف را کاهش دهد. احتمالاً، در آینده تجزیه و تحلیل‌های عملکردی نوین در بهبود روش‌های تمایز، تخلیص و غنی‌سازی سلول‌های هدف، بر پایه‌ی شناسایی نشانگرهای سطحی ویژه یا گزارشگر فلورسنت کارآمد کمک خواهند کرد [۶].

بنابراین، تمایز مستقیم سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی، نه تنها برای تولید سلول‌های مراحل مختلف جنینی قابل اجرا است بلکه به فهم و درک عمومی پژوهشگران در مورد فاکتورهای رونویسی، تنظیم‌کننده‌های اپی‌ژنتیکی و ناقل‌های پیام در هنگام تکوین کمک می‌کنند. سلول‌های بنیادی پرتوان به عنوان مدلی برای تحقیق مستقیم روی سازوکارهایی که

در تکوین جنینی دخیل هستند، نیز قابل استفاده‌اند. این سلول‌ها می‌توانند مدل قدرتمندی برای شناسایی سازوکارهای تکوینی حفظ‌شده و غیرحفظ‌شده در طی تکامل موجودات مختلف باشند (شکل ۲).

با وجود پیشرفت قابل توجه در تولید انواع سلول‌ها از سلول‌های بنیادی پرتوان، تولید سلول‌های بالغ عملکردی یکی از چالش‌هایی است که در تمایز مستقیم سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی وجود دارد. مشکل می‌تواند به دلیل ساده‌ای مانند چالش در بازسازی زمان طولانی تکوین در محیط آزمایشگاه باشد. دلیل دیگر می‌تواند نبود علم کافی درباره‌ی مسیرهای پیام‌رسانی اصلی دخیل در مراحل نهایی بلوغ سلول‌ها باشد. در مقایسه با اطلاعات زیادی که در مورد تکوین اولیه وجود دارد، در رابطه با تمایز نهایی سلول‌ها اطلاعات بسیار اندکی در دسترس است. از آنجایی که روش‌های تمایزی اغلب بر اساس دانش ما از تکوین جنینی موش است، ممکن است عناصر اصلی ویژه‌ی انسان را در آن‌ها نادیده گرفته باشیم. در نهایت نیز ممکن است تولید سلول‌های غیرعملکردی نهایی به دلیل وجود مشکلاتی در مراحل اولیه‌ی تمایز باشد. از آنجایی که تولید هر سلول تمایز یافته نیازمند عبور از چند مرحله‌ی تمایزی است، هر مرحله باید به‌طور ویژه بهینه شده و هویت سلول‌های حدواسط نیز ارزیابی شود. واقعیت این است که برخی از جنبه‌های تکوینی مثل الگوزایی و ریخت‌زایی بافتی را نمی‌توان با استفاده از روش‌های تمایزی کنونی به راحتی بازسازی کرد.



شکل ۱. تمایز مستقیم سلول‌های پرتوان رویانی انسان. تمایز آزمایشگاهی سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی (iPSCs) می‌تواند در محیط کشت چسبیده یا در محیط کشت معلق از طریق تشکیل اجسام شبه جنینی (EB) انجام شود. در هر دو روش، تمایز می‌تواند توسط فاکتورهای رشد و کوچک‌مولکول‌ها، برای فعال‌سازی یا مهار مسیرهای پیام‌رسانی مختلف در یک شیوه‌ی گام‌به‌گام با تقلید از تکوین جنین، القا شود. روش‌های تمایزی معمول با سه مثال نشان داده شده‌اند: تولید نورون‌های حرکتی از اکتودرم [۸، ۷]، سلول‌های خونی از مزودرم [۹]، سلول‌های روده از اندودرم [۱۰]. در هر مورد، فاکتورها و مسیرهای پیام‌رسان مورد نیاز که تمایز را به انواع سلول‌های مناسب هدایت می‌کنند یا آن‌هایی که باید مهار شوند، نشان داده شده‌اند [۶].

بازسازی حرکات پیچیده ریختزایی با استفاده از سلول‌های بنیادی پرتوان: به تازگی در چندین پژوهش، اندام‌های سه بعدی یا ارگانوئید^۱ با موفقیت از سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی تولید شده‌اند [۱۱-۱۳] (برای مطالعه‌ی بیشتر به فصل ۱۵ رجوع کنید). برای مثال، ارگانوئیدهای روده از تجمعات کروی سلولی مشتق از سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی تولید شده‌اند که شامل انواع اصلی سلول‌های روده‌ای جنینی هستند [۱۰]. اپی‌تلیوم رنگدانه‌دار چشم مشتق از سلول‌های بنیادی رویانی انسانی و موشی نیز به صورت خودبه‌خودی، وزیکول‌های اپی‌تلیال نیمه‌کروی جام مانند تشکیل داده‌اند که شبیه به جام بینایی است [۱۱]. بر این اساس، سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی علاوه بر تولید سلول‌های تخصصی می‌توانند برای بررسی رفتارهای پیچیده‌تر سلولی در هنگام تکوین، مانند ریختزایی بافتی، نیز استفاده شوند.

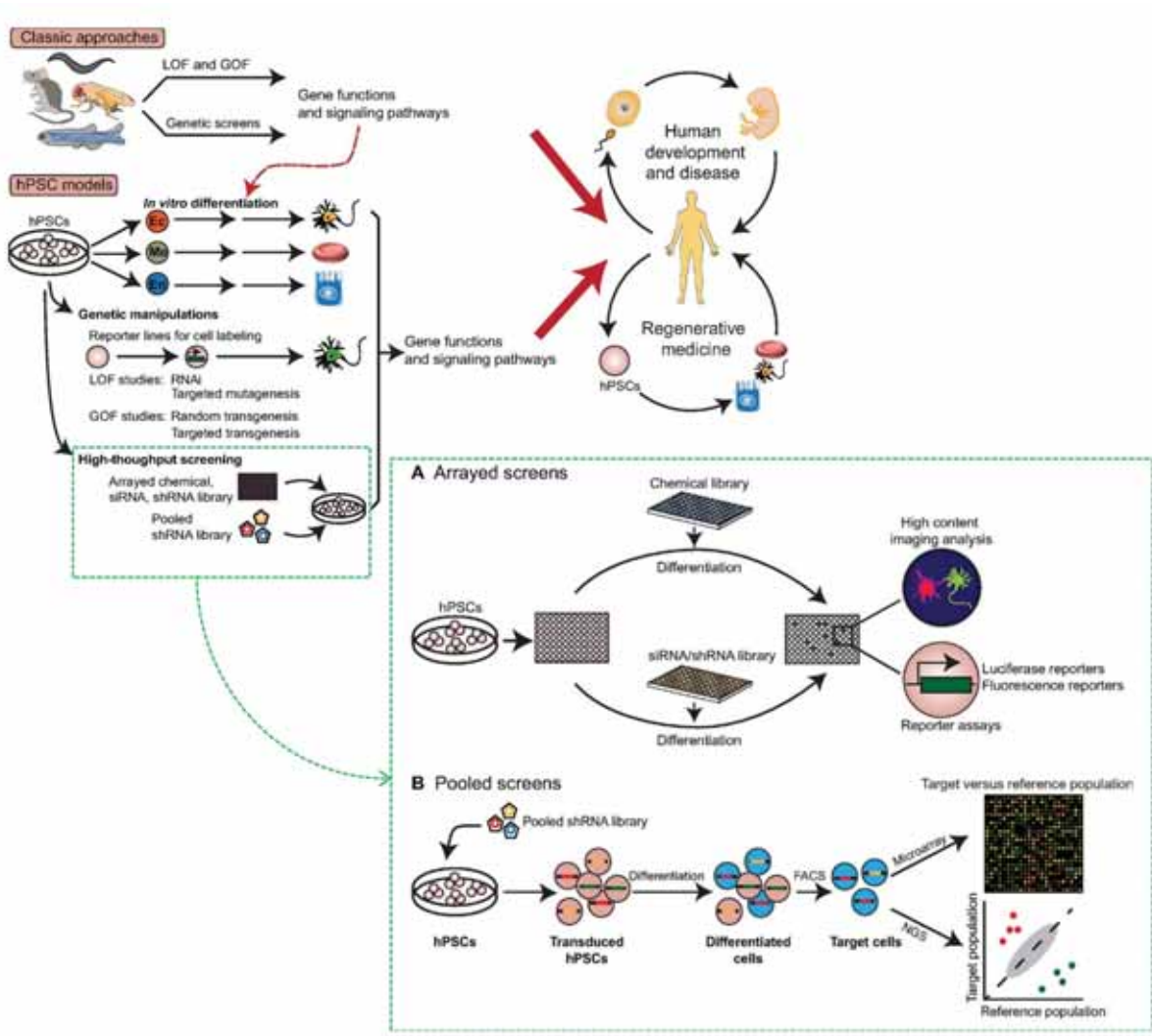
غربالگری ژنتیکی^۲ و شیمیایی^۳ برای فهم بهتر تکوین و تمایز: همان‌طور که طی تاریخ زیست‌شناسی تکوینی آشکار شده است، غربالگری ژنتیکی رویکرد قدرتمندی برای شناسایی تنظیم‌کننده‌های جدید طی تکوین است. به‌طور سنتی در این روش، پس از تأثیر عمومی یک عامل جهش‌زا روی مدل حیوانی، فنوتیپ‌های دلخواه انتخاب می‌شوند و سپس ژن‌های مسئول در این فرآیند شناسایی می‌شوند (این روش غربالگری ژنتیکی مستقیم^۴ نام دارد. برای مثال، شناسایی ژن‌های مسئول در فنوتیپ شاخک‌پایی^۵ در مگس سرکه نمونه‌ای از این مطالعات است). سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی به علت ظرفیت خودنوزایی نامحدودشان برای غربالگری‌های ژنتیکی در مقیاس بالا مناسب هستند؛ به این ترتیب، پژوهشگر می‌تواند به راحتی بیان برخی ژن‌ها را در این سلول‌ها افزایش یا کاهش دهد و پس از آن فنوتیپ دلخواه را در جمعیت سلولی انتخاب کند. پیشرفت‌های اخیر در زمینه‌ی فناوری‌های غربالگری فرانگه^۶ مانند سیستم‌های تصویربرداری و روبات‌های خودکار، غربالگری در مقیاس بالا را قابل اجرا کرده‌اند، هم‌چنین با قرار دادن ژن‌های گزارشگر برای فنوتیپ دلخواه و ردیابی ژنتیکی این سلول‌ها، جداسازی و مطالعه‌ی انواع سلول‌های مورد نظر طی چنین غربالگری‌هایی تسهیل شده است. اگر در انجام

این غربالگری‌ها از مولکول‌های شیمیایی استفاده شود، آن‌ها را غربالگری‌های شیمیایی می‌نامند. در این شیوه، ترکیباتی که تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی را به دودمان خاصی القا می‌کنند، شناسایی می‌شوند. اگر در این غربالگری‌ها از RNA مداخله‌گر (RNAi) استفاده شود، می‌توان با مهار مسیر پیام‌رسانی خاصی فنوتیپ دلخواه را ایجاد کرد. از غربالگری RNA مداخله‌گر در مطالعات خودنوزایی سلول‌های بنیادی پرتوان موشی [۱۴-۱۶] و هم‌چنین به میزان کم‌تر در سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی [۱۷] کار شده است. این نوع غربالگری هنوز برای مطالعه‌ی جنبه‌های مختلف تکوین و تمایز جنین به کار گرفته نشده است (شکل ۲). پیش‌بینی می‌شود که غربالگری RNA‌های مداخله‌گر فرصت‌های زیادی را برای شناسایی ژن‌های دخیل در تکوین انسانی فراهم کند [۶]. بنابراین، روش‌های غربالگری که امروزه با ابزارهای مختلف (ژنتیکی، شیمیایی و غیره) روی سلول‌های پرتوان رویانی انجام می‌شوند، برای شناسایی سازوکارهای جدید تکوین انسانی بسیار مفید هستند.

۲. تمایز، ابزار مدل‌سازی بیماری‌ها و آزمودن روش‌های درمانی نوین

در تمام مطالعاتی که از سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی به عنوان مدل بیماری استفاده می‌کنند، ابتدا رده‌های سلولی دارای نقص (های) مولکولی مورد نظر تولید می‌شوند. سپس از این سلول‌ها برای تشخیص فنوتیپ بیماری در حالت تمایزیافته یا تمایزنیافته استفاده می‌شود. برای مشخص کردن علت بیماری و توسعه‌ی درمان‌های جدید روش‌های گوناگونی به کار می‌رود. مدل‌های نقص‌های ژنتیکی انسانی با استفاده از انواع سلول‌های پرتوان انسانی و روش‌های مختلف تولید می‌شوند. هنگامی که سلول‌های بنیادی پرتوان سالم اولین بار برای هدف گرفتن ژن *HPRT* و شناسایی فنوتیپ سندرم حاصل از نقص آن یعنی لش-نیهان^۷ مورد استفاده قرار گرفتند، پتانسیل سلول‌های بنیادی پرتوان برای مدل‌سازی بیماری‌ها به سرعت شناسایی شد و مورد توجه قرار گرفت [۱۸] سلول‌های بنیادی پرتوان طبیعی نیز برای مدل‌سازی ناهنجاری‌های کروموزومی مثل مونوزومی X (سندرم ترنر) با جداسازی

1. Organoid 2. Genetic screening 3. Chemical screening 4. Forward genetic screening
5. Antennapedia 6. High throughput screening 7. Lesch-Nyhan



شکل ۲. پیشرفت زیست‌شناسی تکوینی و پزشکی ترمیمی از طریق بررسی iPSCs و مدل‌های حیوانی. مطالعات ژنتیکی، از جمله غربالگری ژنتیکی و آزمایش‌های فقدان (LOF) و کسب عملکرد (GOF)، در موش و سایر مدل‌های حیوانی باعث شناسایی بسیاری از ژن‌ها و مسیرهای پیام‌رسانی دخیل در مراحل مختلف تکوینی شده‌اند. چنین اطلاعاتی، پژوهش‌ها را به سمت شرایط مشخصی برای تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی به انواع سلول‌های خاص هر سه لایه‌ی زایا (اکتودرم، مزودرم و اندودرم) هدایت کرده است. با توسعه‌ی ابزارهای ژنتیکی، در حال حاضر امکان استفاده از سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی به عنوان مدل نوینی برای مطالعات تکوین انسانی وجود دارد. غربالگری فرانکر برای سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی با استفاده از ذخایر ترکیبات شیمیایی یا RNAهای مداخله‌گر (RNAi) می‌تواند در حالت‌های آرایه (A) یا گروهی (B) انجام شود. در غربالگری آرایه، ترکیبات شیمیایی، RNAهای کوچک مداخله‌گر (siRNA) یا RNAهای سنجاق‌سری کوتاه (shRNAs) که از قبل در ظروف چندخانه چیده شده‌اند، برای سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی استفاده می‌شوند و اثر آن می‌تواند با تصویربرداری با حجم بالا یا توسط گزارشگرها مورد بررسی قرار بگیرد. اگرچه غربالگری‌های گروهی هنوز برای سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی استفاده نشده‌اند، گمان می‌رود که چنین غربالگری‌هایی با استفاده از ویروس‌های shRNA مخلوط، قابل اجرا باشد. سلول‌های القاشده می‌توانند به سلول مورد نظر تمایز یابند و جمعیت سلول هدف با استفاده از نشانگرهای سطحی سلول یا گزارشگر فلورسنت جدا شوند. برای شناسایی ژن‌هایی که موجب مهار و یا القای تعهد دودمان سلولی می‌شوند، به ترتیب می‌توان از ریزآرایه (Microarray) یا توالی‌یابی نسل جدید (NGS)، با مقایسه‌ی shRNA زیاد و کم شده در سلول‌های هدف (به ترتیب توسط نقطه‌های قرمز و سبز نشان داده شده‌اند) و جمعیت مرجع سلولی (برای مثال سلول القاشده قبل از تمایز) استفاده کرد. تولید انواع سلول‌های مورد نظر از سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی نیز از جنبه‌های مختلفی مانند سلول‌درمانی، مدل‌سازی بیماری و کشف دارو به پیش‌برد پزشکی بازساختی کمک می‌کند [۶].

EC: Ectoderm, EN: Endoderm, ME: Mesoderm, LOF: Loss of function, GOF: Gain of function, RNAi: RNA interference, siRNA: Small interfering RNA, shRNA: Short hairpin RNA, NGS: Next generation sequencing

سلول‌های انوپلوئیدی که به صورت خودبه‌خودی در محیط کشت به وجود می‌آیند، استفاده شدند [۱۹]. جنین‌های انسانی که حامل جهش‌های خاص یا ناهنجاری‌های کروموزومی هستند می‌توانند به ترتیب توسط روش تشخیص ژنتیکی پیش از لانه‌گزینی (PGD) یا غربالگری ژنتیکی پیش از لانه‌گزینی (PGS) شناسایی شوند. این جنین‌ها، می‌توانند به عنوان منبع سلول‌های بنیادی رویانی در مدل‌های ناهنجاری‌های کروموزومی یا تک‌ژنی استفاده شوند. با این وجود، فقط گستره کوچکی از ناهنجاری‌ها توسط PGD و PGS شناسایی می‌شوند که این امر توان تولید مدل‌های بیماری در سلول‌های بنیادی رویانی انسانی را محدود می‌کند. از سوی دیگر، بازبرنامه‌ریزی سلول‌های سوماتیک به حالت پرتوان از طریق بیان چند فاکتور رونویسی خاص اولین بار در سلول‌های موشی و سپس در سلول‌های انسانی انجام گرفت و به این ترتیب با تولید سلول‌هایی که به سلول‌های بنیادی پرتوان القایی معروف شدند، انقلابی در مطالعات سلول‌های بنیادی پرتوان و کاربردهای آن‌ها به وجود آمد [۲۰، ۲۱]. بلافاصله پس از اولین گزارش‌های تولید سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی القایی، این سلول‌ها برای تولید مدل‌های ناهنجاری ژنتیکی انسانی استفاده شدند (شکل ۳) [۲۲]. از این رو محدودیت‌های قبلی در تولید مدل‌های بیماری تا حد زیادی برطرف شده است. موفقیت در انتقال هسته‌ی سلول‌های سوماتیک انسانی (SCNT) که در آن هسته‌ی سلول سوماتیک با قرار گرفتن درون اووسیت بدون هسته بازبرنامه‌ریزی می‌شود، منجر به ساخت سلول‌های بنیادی رویانی حاصل از SCNT سلول‌های بیمار شده است [۲۳، ۲۴]. پیشرفت‌های وسیع و پرايش ژنوم بر پایه نوکلئاز^۱ در سال‌های اخیر نیز باعث شده است که استفاده از ویرایش ژنی برای تولید مدل‌های بیماری با استفاده از سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی دوباره رایج شود [۲۵]. این روش‌ها، ایجاد تغییرات ژنتیکی خاص ناحیه‌ای^۲ از جمله حذف و اصلاح ژن به ترتیب در رده‌های سلولی سالم و بیمار، را در سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی ممکن ساخته است. این روش، تولید رده‌های سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی همسان^۳ از نظر ژنتیکی را که تنها با تغییر درون ناحیه هدف قابل تمیز هستند، تسهیل می‌کند. این رده‌های

سلولی سامانه‌های کاملاً کنترل‌شده‌ای هستند که در آن تفاوت‌های فنوتیپی که به احتمال زیاد ناشی از تغییر در جایگاه ژنی مورد نظر هستند را ایجاد می‌شوند.

اهمیت سلول‌های پرتوان القایی انسانی در مدل‌سازی بیماری‌ها: به دلیل نگرانی در مورد ناسازگاری‌های ایمنی سلول‌های بنیادی پرتوان در سلول‌درمانی و پزشکی بازساختی، انگیزه‌های زیادی برای بازبرنامه‌ریزی سلول‌های سوماتیک به سلول‌های پرتوان ایجاد شده است. بازبرنامه‌ریزی ابزار بسیار مهمی در ترجمان علم است، زیرا به این وسیله می‌توان هرگونه اختلال ژنتیکی انسان را با سلول‌های بنیادی پرتوان القایی مشتق از بیمار مدل‌سازی کرد. اگرچه هنوز از سازوکار مولکولی بازبرنامه‌ریزی توسط فاکتورهای مشخص درک کاملی وجود ندارد، اما این فرآیند بسیار قدرتمند است و امکان اشتقاق رده‌های سلول‌های بنیادی پرتوان القایی جدید را با استفاده از راهکارهای مختلف مانند استفاده از انواع سلول‌های والدینی (به‌طور عمده سلول‌های خونی [۲۸] و یا فیبروبلاستی [۲۰]) و در محدوده‌ی سنی گسترده‌ای از اهداکنندگان (دوره‌ی جنینی [۲۰] تا پیری [۲۹]) فراهم می‌کند [۲۷]. با این حال، باید توجه داشت که امکان باقی ماندن حافظه‌ی اپی‌ژنتیک سلول‌های سوماتیک در سلول‌های بنیادی پرتوان القایی وجود دارد، و به‌طور بالقوه می‌تواند بر ظرفیت تمایزی این سلول‌ها و امکان استفاده از آن‌ها به عنوان مدل بیماری تأثیر بگذارد [۳۰]. بازبرنامه‌ریزی سلول‌های بیمار برای تولید مدل‌های خاص بیماری نسبت به دیگر روش‌های مدل‌سازی، مزایایی دارد. اشتقاق سلول‌های بنیادی پرتوان القایی انسانی از چندین بیمار معمولاً پیچیده نیست و تجزیه و تحلیل‌های جهش‌های مشابه در زمینه‌های ژنتیکی^۴ متنوع را امکان‌پذیر می‌سازد. به‌علاوه، در مدل‌سازی ناهنجاری‌های پیچیده‌ی ژنتیکی که اغلب چندین جایگاه ژنومی درگیر هستند، سلول‌های بنیادی پرتوان القایی مشتق از بیمار بیش از ویرایش ژنومی سلول‌های بنیادی پرتوان طبیعی، سودمند هستند. سلول‌های بنیادی پرتوان القایی برای تصمیم‌گیری‌های درمانی در پزشکی مبتنی بر فرد^۵ نیز کمک‌کننده هستند. از این رو، در حال حاضر تلاش‌های زیادی در جهت سرمایه‌گذاری در پروژه‌های ملی و جهانی برای تولید

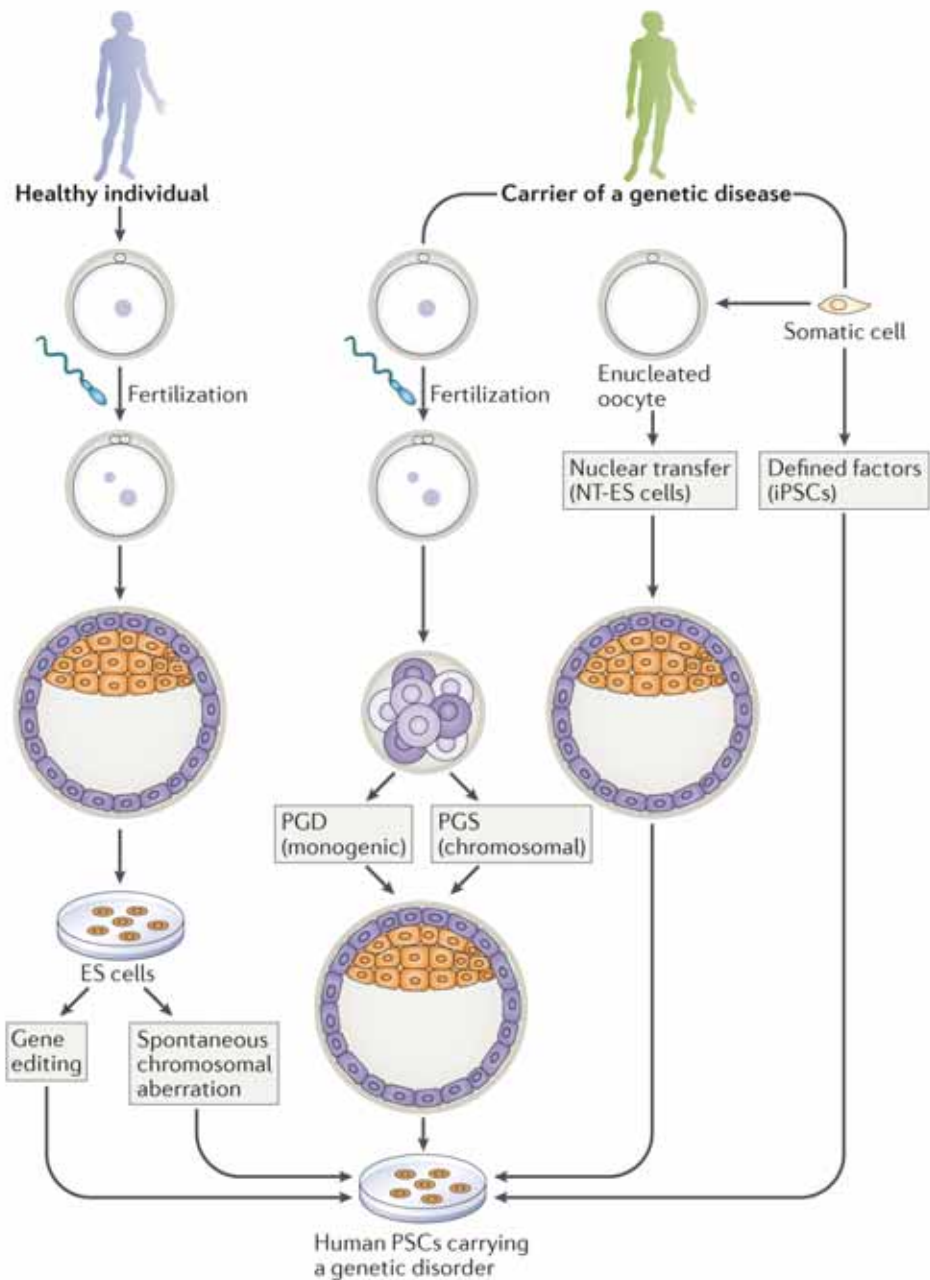
1. Nuclease-based genome editing

2. Site specific

3. Isogenic

4. Genetic backgrounds

5. Personalized medicine



شکل ۳. راهکارهای تولید مدل‌های بیماری با استفاده از سلول‌های بنیادی پر توان انسانی. سلول‌های بنیادی پر توان انسانی حامل اختلال ژنتیکی می‌توانند با استفاده از سلول‌های سالم (سمت چپ) یا سلول‌های دارای نقص (سمت راست) تولید شوند. سلول‌های بنیادی رویانی جدا شده از افراد سالم می‌توانند از نظر ژنتیکی در یک جایگاه خاص ویرایش شوند و جهش‌های *de novo* تولید کنند. از آنجا که سلول‌های بنیادی رویانی در محیط کشت به صورت خودبه‌خود دچار ناهنجاری‌های کروموزومی می‌شوند، می‌توانند به عنوان مدل‌های اختلالات کروموزومی مانند سندرم ترنر استفاده شوند. بهره‌گیری از سلول‌های حامل یک اختلال ژنتیکی گزینه‌های دیگری فراهم می‌کند. سلول‌های بنیادی رویانی ویژه‌ی یک بیماری را می‌توان هنگام لقاح آزمایشگاهی (IVF)، با تشخیص ژنتیکی پیش از لانه‌گزینی (PGD) یا غربالگری ژنتیکی پیش از لانه‌گزینی (PGS) شناسایی کرد. این سلول‌ها به آسانی می‌توانند کشت داده شوند و به عنوان مدل ناهنجاری‌های تک‌ژنی یا کروموزومی استفاده شوند. در روش دیگر، می‌توان سلول‌های سوماتیک بیماران را با انتقال هسته‌ی آن‌ها به تخمک بدون هسته برای تولید SCNT-ES یا با استفاده از فاکتورهای مشخص، به سلول‌های بنیادی پر توان (iPSCs) بازبرنامه‌ریزی کرد. هر یک از این روش‌ها می‌توانند برای مطالعه و مدل‌سازی اختلالات ژنتیکی استفاده شوند [۲۶].

بانک‌های سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی مبتنی بر اختلالات و بیماری‌های ژنتیکی انسان انجام می‌شود. هدف این ذخایر سلولی، تولید هزاران رده‌ی سلولی جدید برای ناهنجاری‌های تک‌ژنی و ناهنجاری‌های پیچیده‌ی ژنتیکی است. روش‌های دست‌ورزی ژنتیکی این سلول‌ها به سمت روش‌های امن‌تر که با کم‌ترین دست‌ورزی ژنومی سلول میزبان همراه باشد، در حال پیشرفت است. از جمله‌ی این روش‌ها می‌توان به بازبرنامه‌ریزی غیرتلفیقی^۱ (ژن واردشده با ژنوم میزبان تلفیق نمی‌شود) که در آن از ویروس‌های سنندای^۲ یا وکتورهای اپی‌ژومی^۳ برای دست‌ورزی ژنتیکی سلول‌ها استفاده می‌شود، اشاره کرد. این بانک‌ها با فراهم آوردن رده‌های سلولی برای اغلب اختلالات ژنتیکی، احتمالاً می‌توانند آینده‌ی غربالگری داروها و مدل‌سازی بیماری‌ها را تغییر دهند.

غربالگری دارویی با استفاده از سلول‌های بنیادی پرتوان. در مورد انجام غربالگری‌های مختلف روی سلول‌های پرتوان انسانی در بخش ۱ بحث شد. در آنجا هدف از غربالگری کشف مسیرهای مهم پیام‌رسانی در فرآیندهای تکوینی بود. در اینجا خواهیم گفت که سلول‌های مدل بیماری چگونه به دانشمندان در غربالگری داروها کمک می‌کنند. یکی از انگیزه‌های اصلی برای تولید مدل‌های بیماری‌های انسانی، ابداع روش‌هایی برای درمان، بهبود یا تسکین بیماری‌ها است. از مدل‌های حیوانی برای غربالگری دارویی به وفور استفاده می‌شود؛ با این وجود بسیاری از اختلالات، فاقد مدل حیوانی مناسب هستند. به‌علاوه، استفاده از مدل حیوانی برای مطالعه‌ی تعداد زیاد دارو در غربالگری فرانگر، معمولاً غیرعملی و غیرقابل اجرا است. از این رو، استفاده از مشتقات سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی به عنوان مدل بیماری و به منظور شناسایی داروهای مناسب به‌طور فزاینده‌ای مورد توجه قرار گرفته است. وقتی مدل سلولی بیماری در محیط آزمایشگاه در دسترس باشد، دو رویکرد اصلی یعنی داروهای کاندیدشده و غربالگری فرانگر برای شناسایی داروها وجود دارد. در رویکرد اول، یک گروه کوچک و کاملاً مشخص و معلوم از ترکیبات، روی سلول‌های مورد نظر آزمایش می‌شوند. این روش هنگامی مفید است که فنوتیپ غیرطبیعی سلول نشان‌دهنده‌ی مسیر پیام‌رسانی خاص مسئول آن فنوتیپ باشد یا زمانی که با استفاده از چنین داروهایی

بیماری‌های مشابهی در شرایط آزمایشگاهی با موفقیت مدل‌سازی و درمان شده‌اند. روش داروی کاندید در واقع بنیاد و اساس پزشکی مبتنی بر فرد است. زمانی که رده‌ی سلول بنیادی پرتوان القایی ویژه‌ی یک بیماری تثبیت شد، سلول‌ها می‌توانند تکثیر شوند، تمایز یابند و با هدف شناسایی کارآمدترین دارو برای طیف خاصی از داروها ارزیابی شوند. این رویکرد هم‌چنین با استفاده از مدل‌های جدید سلول‌های بنیادی پرتوان القایی می‌تواند در تأیید و تصدیق داروهای موجود مفید باشد. داروهای تأییدشده نیز می‌توانند در مدل‌های جدید بیماری ارزیابی شوند؛ بنابراین نتایج اولیه قبل از استفاده‌ی درمانی بیمار، فراهم می‌شود. در مقابل، غربالگری فرانگر به دانش زیادی برای کشف دارو نیاز ندارد، زیرا توانایی ارزیابی بیش از یک میلیون ترکیب در یک مطالعه را دارد. با این وجود، محدودیت غربالگری فرانگر نیاز به فنوتیپی است که به صورت خودکار اندازه‌گیری و سنجیده شود. این امر هنگامی که با نرخ بقای سلول یا میزان بیان پروتئین که به راحتی قابل ردیابی هستند (برای مثال با ژن‌های گزارشگر فلورسنت)، سروکار داریم، مفید است. اما این روش زمانی که بیماری مدل بر فنوتیپ پیچیده‌تری مانند ناهنجاری‌های الکتروفیزیولوژی اثرگذار است، سودمند نیست. امروزه از هر دوی این روش‌ها استفاده می‌شود. برای مثال، بارمادا^۴ و همکارانش اولین بار غربالگری فرانگر گسترده‌ای روی نورون‌های موش بیمار انجام دادند و فقط در آن هنگام بود که توانستند ترکیباتی را انتخاب کرده و اثرشان را روی آستروسیت‌ها و نورون‌های حرکتی تمایز یافته از سلول‌های بنیادی القایی مشتق از بیمار اسکروز آمیوتروفیک جانبی (ALS) ارزیابی کنند [۲۶].

۳. تمایز، ابزار برای تولید سلول‌های مورد نیاز در سلول‌درمانی

با وجود مسائلی که بر سر راه تولید انبوه سلول‌های تمایز یافته‌ی مورد نیاز از منبع سلول‌های بنیادی پرتوان انسانی برای اهداف سلول‌درمانی وجود دارد، در مورد برخی از این سلول‌ها، پیشرفت‌های چشمگیری رخ داده است. در ادامه پنج بیماری را که در درمان‌شان

1. Non-integrated gene manipulation

2. Sendai virus

3. Episomal vector

4. Barmada

از سلول‌های مشتق از سلول‌های پرتوان انسانی استفاده شده و هم‌اکنون در فازهای اول و دوم^۱ کارآزمایی‌های بالینی قرار دارند، معرفی شده‌اند (شکل ۴).

آسیب‌های نخاعی: بهبود عملکرد اندام‌های حرکتی پس از سلول‌درمانی تنها در جوندگان مشاهده شده است و هنوز برای انسان گزارشی در این مورد وجود ندارد. شرکت گزن^۲ پیش‌سازهای الیگودندروسیتی مشتق از سلول بنیادی انسانی با ظرفیت میلین‌سازی تولید کرده است که پس از پیوند به جوندگان مدل آسیب نخاعی، ایمن بودن و بازگشت حرکت اندام‌های حرکتی تحتانی در آن‌ها تأیید شده است. با این حال، شرکت‌کنندگان در کارآزمایی بالینی فاز اول نشانی از بهبود نورون‌های حرکتی نشان ندادند. هم‌اکنون شرکت آستریاس^۳ این کارآزمایی‌های بالینی ابتدایی را پیگیری می‌کند [۳۱، ۳۲].

بیماری‌های عصبی: سلول‌های بنیادی پرتوان می‌توانند به نورون‌های خاردار متوسط^۴ (سلول‌هایی که در بیماری هانتینگتون از بین می‌روند) تمایز یابند. با این وجود به احتمال زیاد پیوند این سلول‌های تمایز یافته نیازمند وجود جمعیت متنوعی از نورون‌های حدواسط جسم مخطط و سلول‌های حمایتی گلیا برای اثرگذاری است [۳۳]. در بیماری پارکینسون نورون‌های دوپامینرژیک A9 در قسمت شکمی جانبی مغز میانی از دست می‌روند. اداره‌ی امور محصولات درمانی استرالیا^۵ با کارآزمایی بالینی فاز اول درمان بیماری پارکینسون با استفاده از سلول‌های بنیادی رویانی پارتونوژنتیک (pES) موافقت کرده است. حامی این طرح یعنی نهاد بین‌المللی سلول‌های بنیادی (ISCO)، بر پایه‌ی نتایج مطالعات پیش‌بالینی که نشان از بی‌خطر بودن این سلول‌ها در موش و دو میمون سبز آفریقایی^۶ دارد، پیشنهاد می‌کند که سلول‌های بنیادی عصبی مشتق از pES می‌توانند در کارآزمایی‌های بالینی بیماری پارکینسون به کار گرفته شوند [۳۴، ۳۵]. به نظر می‌رسد برای بهبود کامل بیماری پارکینسون با استفاده از سلول‌درمانی، خلوص، نوع و میزان سلول‌های دوپامینرژیک و سرتونرژیک اهمیت دارد [۳۶]. در ALS ظرفیت نورون ماهیچه‌ای به دلیل مرگ نورون‌های حرکتی از بین می‌رود. آستروسیت‌ها که سلول‌های اصلی حمایت‌کننده‌ی نورون‌های حرکتی هستند، می‌توانند

در بیماری‌های نورون‌های حرکتی، باعث سمیت سلولی شوند که شاخص شروع این بیماری است. پیش‌سازهای گلیای مشتق از سلول‌های بنیادی پرتوان به تازگی برای کارآزمایی بالینی فاز اول و دوم تأییدیه دریافت کرده است [۳۷].

مشکلات بینایی: روی انواعی از بیماری‌های چشمی از جمله تخریب وابسته به سن ماکولا (AMD)، تخریب ماکولای نزدیک‌بین^۷ و بیماری Stargardt مطالعات گسترده‌ای صورت گرفته است [۳۸]. سلول‌های رنگدانه‌دار شبکیه‌ی چشم (RPE) مشتق از سلول بنیادی رویانی و سلول‌های بنیادی پرتوان القایی قادر به تشکیل تک‌لایه‌ی عملکردی بین لایه‌های رنگدانه‌دار شبکیه چشم موش میزبان هستند [۳۹، ۴۰]. در یک مطالعه، سلول‌های رنگدانه‌دار شبکیه‌ی چشم مشتق از سلول‌های بنیادی رویانی یا سلول‌های بنیادی پرتوان القایی در سیستم کشت طراحی شده به کمک مهندسی بافت قرار گرفتند. در مطالعات پیش‌بالینی حیوانی، کارایی بالای این سیستم و اثر مثبت آن روی حفظ پارامترهای بینایی اثبات شد و در آمریکا و انگلیس در حال ورود به کارآزمایی بالینی است [۴۱-۴۳]. در یک مطالعه‌ی بالینی در ژاپن، درمان فرد مبتلا به تخریب وابسته به سن ماکولا با سلول‌های رنگدانه‌دار شبکیه‌ی چشم مشتق از سلول‌های بنیادی پرتوان القایی، با بهبود رضایت‌بخشی وی و توقف ضعف بینایی پیش‌رونده‌اش همراه شد. با این حال با مشاهده‌ی جهش‌های خودبه‌خودی روی بیمار بعدی مورد آزمایش، این درمان در افراد بیش‌تری انجام نشد.

دیابت نوع I: سلول‌های بالغ جزایر پانکراسی و پیش‌سازهای آن‌ها که از سلول‌های پرتوان مشتق شده‌اند، فرصتی برای درمان دیابت نوع I فراهم می‌کنند. البته این سلول‌ها باید کاملاً دور از دسترس سیستم ایمنی بمانند [۴۴، ۴۵]. به کمک مطالعات پایه، روش‌های تمایزی گام‌به‌گام و دقیقی توسعه یافته‌اند تا مسیر تکوینی تولید پیش‌سازهای سلول‌های بتا را بازسازی کنند [۴۶]. این پیش‌سازها با موفقیت تولید شدند و برای ممانعت از حمله‌ی سیستم ایمنی فرد گیرنده درون کپسول کوچک مسطحی به اندازه‌ی یک کارت اعتباری قرار گرفتند [۴۷، ۴۸]. این پیش‌سازها پس از پیوند، بالغ می‌شوند و انسولین و سایر هورمون‌های

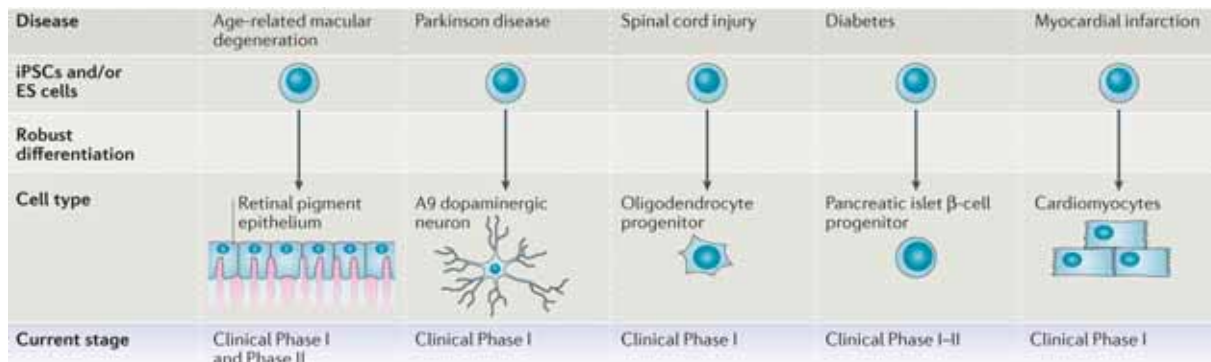
۱. کارآزمایی‌های بالینی در چهار فاز اصلی تعریف می‌شوند. هدف فازهای اول و دوم اطمینان از ایمن و اثربخش بودن اولیه‌ی روش درمانی مورد مطالعه است.

2. Geron 3. Asterias 4. Medium spiny projection neurons
5. Australian therapeutic goods administration 6. African green monkey 7. Myopic macular degeneration

پرتوان انسانی می‌توانند مانع وخیم‌تر شدن آسیب‌های قلب شوند و عملکرد از بین‌رفته‌ی سلول‌های قلبی را در میمون و جوندگان بهبود بخشند [۵۰، ۵۱]. به‌علاوه، انتقال یک میلیارد کاردیومیوسیت مشتق از سلول‌های بنیادی رویانی به میوکارد میمون مدل سکته‌ی قلبی باعث ماهیچه‌سازی گسترده در بخش آنفراکتوس قلب می‌شود. هرچند آریتمی‌های بطنی غیرکشنده نیز در این مدل دیده شده است [۵۰].

جزایر پانکراس را ترشح می‌کنند. با این رویکرد، قند خون بالا در جوندگان دیابتی کنترل شده است [۴۷، ۴۹]. این سلول‌ها هم‌اکنون در فاز اول و دوم کارآزمایی بالینی هستند و به صورت محصول زیرجلدی انکپسوله توسط شرکت وایاسایت^۱ برای بیماران دیابتی نوع I عرضه شده‌اند.

بیماری قلبی: بر اساس پژوهش‌های جدید، سلول‌های ماهیچه‌ی قلبی مشتق از سلول‌های بنیادی



شکل ۴. برنامه‌های کاربردی پیشرو برای مشتقات سلول‌های بنیادی پرتوان. راهکارهای قدرتمندی برای تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان به اپی‌تلیوم رنگدانه‌دار شبکه‌ی، نورون‌های دوپامینرژیک A9، الیگودندروسیت‌ها، سلول‌های بنیادی جزایر پانکراس و کاردیومیوسیت‌ها توسعه یافته‌اند. کارآزمایی‌های بالینی روی مشتقات سلول‌های بنیادی رویانی برای درمان بیماری‌های تخریب پیش‌رونده‌ی وابسته به سن ماکولا (AMD)، دیابت نوع I، آسیب نخاعی، سکته‌ی قلبی و بیماری پارکینسون در حال انجام است. در یک کارآزمایی بالینی از سلول‌های بنیادی پرتوان القایی برای درمان AMD استفاده شده است. برای پژوهش‌های پیش‌بالینی منابع فراوان این نوع سلول‌ها مورد نیاز است تا اطلاعات کافی برای تصویب قانونی استفاده از این سلول‌ها در انسان فراهم شود. به‌علاوه، برای آزمایش‌های بالینی این سلول‌ها باید به تولید انبوه برسند. مطالعات بالینی روی انسان‌ها با تصویب قانونی یا کارآزمایی‌های فاز اول شروع می‌شوند تا ایمن بودن این سلول‌ها را نشان دهند. در فاز دوم مطالعات بالینی عملی بودن سلول‌درمانی در بیماران انسانی اثبات می‌شود. گاهی اوقات برای نشان دادن ایمنی و اثربخشی مطالعات فاز اول و دوم به صورت هم‌زمان انجام می‌شوند. هدف تولید انبوه در فاز سوم کارآزمایی‌های بالینی نشان دادن معناداری منافع درمانی این روش از نظر آماری است [۵۲].

جوامع مختلف مراجع نظارتی متفاوتی برای اخذ مجوز سلول‌درمانی پایه‌گذاری شده‌اند. پژوهش‌های بالینی برای استفاده از سلول‌های بنیادی رویانی در درمان بیماری‌های چشمی تخریب و وابسته به سن ماکولا و Stargardt (در فاز I و II کارآزمایی) نسبت به سایر بیماری‌ها پیشرفت بیش‌تری داشته است. به طوری که در صورت موفق بودن کارآزمایی‌ها، طی ۳-۶ سال آینده برای آن‌ها سلول‌درمانی انجام خواهد گرفت. درمان دیابت نوع I (ابتدای فاز اول و دوم) و بیماری‌های قلبی (فاز اول) با استفاده از سلول‌های بنیادی رویانی،

۴. مسیر ورود محصولات مشتق از سلول‌های بنیادی پرتوان به بازار سلول‌درمانی

در صورت موفق بودن کارآزمایی‌های بالینی که هم‌اکنون روی مشتقات سلول‌های بنیادی پرتوان انجام می‌شوند، برای در دسترس قرار گرفتن این محصولات به منظور استفاده‌ی بیماران سال‌ها زمان لازم است. البته در شرایط خاص، مسیرهای گوناگونی برای گذر سریع از فازهای دوم و سوم کارآزمایی‌های بالینی و استفاده از محصولات در سلول‌درمانی وجود دارد (شکل ۵). در

1. Viacyte

کنترل نشده و غیرعلمی آگاهی یابد. افراد و جوامع علمی مسئولیت مهمی در آگاهی بخشیدن به عموم افراد جامعه برعهده دارند. انجمن بین‌المللی تحقیقات سلول‌های بنیادی (ISSCR) و پژوهشگاه پزشکی آمریکا، مثال‌هایی از جوامع علمی هستند که برای آگاهی مردم و پژوهشگران، خط‌مشی مطالعات سلول‌های بنیادی و روش‌های امن سلول‌درمانی را به صورت کتابچه‌های راهنما، کارگاه و گزارش ارائه می‌دهند [۵۲].

به زمان بیش‌تری نیاز دارد. در صورت مثبت بودن کارآزمایی‌های بالینی، درمان آسیب‌های نخاعی نیز در ۵-۶ سال آینده امکان‌پذیر خواهد بود. به احتمال زیاد اولین سلول‌درمانی با سلول‌های بنیادی پرتوان القایی در بیماری‌های چشمی باشد [۵۲].

در درمان با سلول‌های بنیادی پرتوان چالش‌ها و خطراتی وجود دارد و جامعه باید در مورد پیشرفت‌های علمی حاصل از مطالعات معتبر و خطرات ناشی از درمان‌های



شکل ۵. مسیر آزمایشگاه تا بالین. کشف یک محصول بالقوه‌ی بالینی در آزمایشگاه پژوهش‌های پایه آغاز می‌شود و پس از آن به سمت ترجمه‌ی علم پیش می‌رود. سپس با آزمایش‌های اثبات ایده در شرایط آزمایشگاهی و با استفاده از مدل‌های حیوانی مناسب بیماری هدف، محصول مورد نظر تأیید می‌شود. در فاز پیش‌بالینی، داده‌های مربوط به تزریق سلول‌ها، توزیع زیستی آن‌ها، میزان سلول مورد نیاز برای رسیدن به درمان مورد نظر و توزیع و بقای سلول‌ها مورد نیاز است. شرکت یا سازمان حمایت‌کننده‌ی فاز بالینی باید برای داروی تحقیقاتی جدید یا معادل آن از مرجع ناظر برای مطالعات ایمنی فاز اول (اولین بار در انسان) مجوز بگیرد. طی کارآزمایی‌های بالینی، مرجع ناظر (برای مثال، سازمان غذا و داروی آمریکا (FDA)) نقش بسیار مهمی در حصول اطمینان از ایمن و اثرگذار بودن درمان‌های مورد بررسی دارد. مطالعات فاز اول، مطالعات ایمنی در جمعیت کوچکی از افراد است. مطالعات فاز دوم، اثبات ایده در انسان‌ها، با استفاده از جمعیت کافی است تا علاوه بر ارزیابی مجدد ایمنی، اثرگذاری درمان نیز مشخص شود. مطالعات فاز سوم شامل جمعیت بسیار زیادی از شرکت‌کنندگان است که در آن ارزیابی آماری از کارایی بالینی و تشخیص خطرات غیرمعمول در ارتباط با درمان، مشخص می‌شود. مطالعات بالینی فاز چهارم، کارآزمایی‌های پس از بازاریابی است که در آن داده‌ها بر اساس عوارض جانبی و پاسخ بیمار به درمان جمع آوری می‌شوند. در شرایط خاص ممکن است به مرجع ناظر برای بررسی سریع یا استفاده‌ی دلسوزانه برای بیماران درخواست داده شود. بیمارستان‌هایی که تنها از سلول‌ها یا محصولات خودی (اتولوگ) استفاده می‌کنند به طور مناسبی کنترل نمی‌شوند و اغلب اطلاعات گمراه‌کننده در اختیار بیماران قرار می‌دهند و خطرات قابل توجهی برای آن‌ها دارند. این مورد می‌تواند عواقبی برای توسعه‌ی پایدار سلول‌درمانی حتی در بیمارستان‌هایی که کنترل‌شده و امن عمل می‌کنند، داشته باشد [۵۳].

۵. آنچه در این کتاب می‌خوانیم

تمایزی در هر دودمان سلولی پرداخته شده است و در نهایت پرسش‌های خاص و فناوری‌های موجود در زمینه‌ی مورد نظر به بحث گذاشته شده است. سه فصل آخر این کتاب روایتگر موضوعات کلی مرتبط با حوزه‌ی تمایز است: در فصل کوچک‌مولکول‌ها، تعریف و اهمیت مولکول‌های کوچک شیمیایی و علم بیوشیمی در مبحث تمایز سلول‌های بنیادی آورده شده است. فصل دگرتمایزی روش جدیدی را به تصویر می‌کشد که با آن انواع سلول‌های عملکردی را می‌توان به یکدیگر تبدیل کرد. فصل خودسازمان‌یابی نیز به بررسی رویکردی می‌پردازد که شاید آینده‌ی علم تمایز در شرایط سه بعدی باشد.

در این مقدمه به اختصار دلیل و اهمیت مطالعه‌ی تمایز سلول‌های بنیادی پرتوان ذکر شد. هم‌چنین، این مقدمه بیانگر کلیات مطالبی است که خواننده جزئیات آن‌ها را در فصول بعد مطالعه می‌کند. بیش‌تر فصل‌های این کتاب (۱۲ فصل از ۱۵ فصل) روایتگر دانش امروز بشر در مورد تمایز سلول‌های پرتوان انسانی به دودمان‌های مختلف سلولی است. در ابتدای هر فصل دانش موجود در زمینه‌ی تکوین اندام و سلول مورد نظر شرح داده شده است و سپس به ذکر جزئیات روند تمایز و مسیرهای پیام‌رسانی و روش‌های

1. Itskovitz-Eldor, J., et al., Differentiation of human embryonic stem cells into embryoid bodies compromising the three embryonic germ layers. *Mol Med*, 2000. 6(2): p. 88-95.
2. Dvash, T., et al., Temporal gene expression during differentiation of human embryonic stem cells and embryoid bodies. *Hum Reprod*, 2004. 19(12): p. 2875-83.
3. Ng, E.S., et al., Forced aggregation of defined numbers of human embryonic stem cells into embryoid bodies fosters robust, reproducible hematopoietic differentiation. *Blood*, 2005. 106(5): p. 1601-3.
4. Mohr, J.C., et al., The microwell control of embryoid body size in order to regulate cardiac differentiation of human embryonic stem cells. *Biomaterials*, 2010. 31(7): p. 1885-93.
5. Rust, W.L., A. Sadasivam, and N.R. Dunn, Three-dimensional extracellular matrix stimulates gastrulation-like events in human embryoid bodies. *Stem Cells Dev*, 2006. 15(6): p. 889-904.
6. Zhu, Z. and D. Huangfu, Human pluripotent stem cells: an emerging model in developmental biology. *Development*, 2013. 140(4): p. 705-17.
7. Chiorazzi, N., K.R. Rai, and M. Ferrarini, Chronic lymphocytic leukemia. *New England Journal of Medicine*, 2005. 352(8): p. 804-815.
8. Wichterle, H., et al., Directed differentiation of embryonic stem cells into motor neurons. *Cell*, 2002. 110(3): p. 385-97.
9. Niwa, A., et al., A novel serum-free monolayer culture for orderly hematopoietic differentiation of human pluripotent cells via mesodermal progenitors. *PLoS One*, 2011. 6(7): p. e22261.
10. Spence, J.R., et al., Directed differentiation of human pluripotent stem cells into intestinal tissue in vitro. *Nature*, 2011. 470(7332): p. 105-9.
11. Eiraku, M., et al., Self-organizing optic-cup morphogenesis in three-dimensional culture. *Nature*, 2011. 472(7341): p. 51-6.
12. Eiraku, M., et al., Self-organized formation of polarized cortical tissues from ESCs and its active manipulation by extrinsic signals. *Cell Stem Cell*, 2008. 3(5): p. 519-32.
13. Nakano, T., et al., Self-formation of optic cups and storable stratified neural retina from human ESCs. *Cell Stem Cell*, 2012. 10(6): p. 771-85.
14. Ivanova, N., et al., Dissecting self-renewal in stem cells with RNA interference. *Nature*, 2006. 442(7102): p. 533-8.
15. Jian, R., et al., A cDNA-based random RNA interference library for functional genetic screens in embryonic stem cells. *Stem Cells*, 2007. 25(8): p. 1904-12.
16. Hu, G., et al., A genome-wide RNAi screen identifies a new transcriptional module required for self-renewal. *Genes Dev*, 2009. 23(7): p. 837-48.
17. Chia, N.Y., et al., A genome-wide RNAi screen reveals determinants of human embryonic stem cell identity. *Nature*, 2010. 468(7321): p. 316-20.
18. Urbach, A., M. Schuldiner, and N. Benvenisty, Modeling for Lesch-Nyhan disease by gene targeting in human embryonic stem cells. *Stem Cells*, 2004. 22(4): p. 635-41.
19. Urbach, A. and N. Benvenisty, Studying early lethality of 45,XO (Turner's syndrome) embryos using human embryonic stem cells. *PLoS One*, 2009. 4(1): p. e4175.
20. Takahashi, K., et al., Induction of pluripotent stem cells from adult human fibroblasts by defined factors. *Cell*, 2007. 131(5): p. 861-72.
21. Yu, J., et al., Induced pluripotent stem cell lines derived from human somatic cells. *Science*, 2007. 318(5858): p. 1917-20.
22. Park, I.H., et al., Disease-specific induced pluripotent stem cells. *Cell*, 2008. 134(5): p. 877-86.
23. Yamada, M., et al., Human oocytes reprogram adult somatic nuclei of a type 1 diabetic to diploid pluripotent stem cells. *Nature*, 2014. 510(7506): p. 533-6.
24. Tachibana, M., et al., Human embryonic stem cells derived by somatic cell nuclear transfer. *Cell*, 2013. 153(6): p. 1228-38.
25. Kim, H. and J.S. Kim, A guide to genome engineering with programmable nucleases. *Nat Rev Genet*, 2014. 15(5): p. 321-34.
26. Avior, Y., I. Sagi, and N. Benvenisty, Pluripotent stem cells in disease modelling and drug discovery. *Nat Rev Mol Cell Biol*, 2016. 17(3): p. 170-82.
27. Loh, Y.H., et al., Generation of induced pluripotent stem cells from human blood. *Blood*, 2009. 113(22): p. 5476-9.
28. Dimos, J.T., et al., Induced pluripotent stem cells generated from patients with ALS can be differentiated into motor neurons. *Science*, 2008. 321(5893): p. 1218-21.
29. Bellin, M., et al., Induced pluripotent stem cells: the new patient? *Nat Rev Mol Cell Biol*, 2012. 13(11): p. 713-26.
30. Kim, K., et al., Donor cell type can influence the epigenome and differentiation potential of human induced pluripotent stem cells. *Nat Biotechnol*, 2011. 29(12): p. 1117-9.
31. Priest, C.A., et al., Preclinical safety of human embryonic stem cell-derived oligodendrocyte progenitors supporting clinical trials in spinal cord injury. *Regen Med*, 2015. 10(8): p. 939-58.
32. Chapman, A.R. and C.C. Scala, Evaluating the first-in-human clinical trial of a human embryonic stem cell-based therapy. *Kennedy Inst Ethics J*, 2012. 22(3): p. 243-61.
33. Reddington, A.E., A.E. Rosser, and S.B. Dunnett, Differentiation of pluripotent stem cells into striatal projection neurons: a pure MSN fate may not be sufficient. *Front Cell Neurosci*, 2014. 8: p. 398.
34. Brevini, T.A., et al., Parthenogenesis in non-rodent species: developmental competence and differentiation plasticity. *Theriogenology*, 2012. 77(4): p. 766-72.
35. Gonzalez, R., et al., Proof of concept studies exploring the safety and functional activity of human parthenogenetic-derived neural stem cells for the treatment of Parkinson's disease. *Cell Transplant*, 2015. 24(4): p. 681-90.
36. Politis, M., et al., Serotonin neuron loss and nonmotor symptoms continue in Parkinson's patients treated with dopamine grafts. *Sci Transl Med*, 2012. 4(128): p. 128ra41.
37. Contestabile, A., Amyotrophic lateral sclerosis: from research to therapeutic attempts and therapeutic perspectives. *Curr Med Chem*, 2011. 18(36): p. 5655-65.
38. Garcia, J.M., et al., Stem cell therapy for retinal diseases. *World J Stem Cells*, 2015. 7(1): p. 160-4.
39. Krohne, T.U., et al., Generation of retinal pigment epithelial cells from small molecules and OCT4 reprogrammed human induced pluripotent stem cells. *Stem Cells Transl Med*, 2012. 1(2): p. 96-109.
40. Song, W.K., et al., Treatment of macular degeneration using embryonic stem cell-derived retinal pigment epithelium: preliminary results in Asian patients. *Stem Cell Reports*, 2015. 4(5): p. 860-72.
41. Nazari, H., et al., Stem cell based therapies for age-related macular degeneration: The promises and the challenges. *Prog Retin Eye Res*, 2015. 48: p. 1-39.
42. Pennington, B.O., et al., Defined culture of human embryonic stem cells and xeno-free derivation of retinal pigmented epithelial cells on a novel, synthetic substrate. *Stem Cells Transl Med*, 2015. 4(2): p. 165-77.

43. Hu, Y., et al., A novel approach for subretinal implantation of ultrathin substrates containing stem cell-derived retinal pigment epithelium monolayer. *Ophthalmic Res*, 2012. 48(4): p. 186-91.
44. Rezanian, A., et al., Reversal of diabetes with insulin-producing cells derived in vitro from human pluripotent stem cells. *Nat Biotechnol*, 2014. 32(11): p. 1121-33.
45. Pagliuca, F.W., et al., Generation of functional human pancreatic beta cells in vitro. *Cell*, 2014. 159(2): p. 428-39.
46. Kumar, S.S., et al., Recent developments in beta-cell differentiation of pluripotent stem cells induced by small and large molecules. *Int J Mol Sci*, 2014. 15(12): p. 23418-47.
47. Schulz, T.C., et al., A scalable system for production of functional pancreatic progenitors from human embryonic stem cells. *PLoS One*, 2012. 7(5): p. e37004.
48. Schulz, T.C., Concise Review: Manufacturing of Pancreatic Endoderm Cells for Clinical Trials in Type 1 Diabetes. *Stem Cells Transl Med*, 2015. 4(8): p. 927-31.
49. Lee, S.H., et al., Human beta-cell precursors mature into functional insulin-producing cells in an immunoisolation device: implications for diabetes cell therapies. *Transplantation*, 2009. 87(7): p. 983-91.
50. Chong, J.J., et al., Human embryonic-stem-cell-derived cardiomyocytes regenerate non-human primate hearts. *Nature*, 2014. 510(7504): p. 273-7.
51. Fernandes, S., et al., Comparison of Human Embryonic Stem Cell-Derived Cardiomyocytes, Cardiovascular Progenitors, and Bone Marrow Mononuclear Cells for Cardiac Repair. *Stem Cell Reports*, 2015. 5(5): p. 753-62.
52. Trounson, A. and N.D. DeWitt, Pluripotent stem cells progressing to the clinic. *Nat Rev Mol Cell Biol*, 2016. 17(3): p. 194-200.
53. Knoepfler, P.S., From bench to FDA to bedside: US regulatory trends for new stem cell therapies. *Adv Drug Deliv Rev*, 2015. 82-83: p. 192-6.