

Review Article

The effect of different oxygen concentrations on stemness of hematopoietic stem cells

Mohammadali F.¹, Jamali M.¹

¹Blood Transfusion Research Center, High Institute for Research and Education in Transfusion Medicine, Tehran, Iran

Abstract

Background and Objectives

Recently, studies on the factors involved in stemness of stem cells have received a lot of attention due to its importance of stem cell-based treatments. One of the important stimuli in the fate of stem cells is the amount of oxygen in the environment. The results of various studies showed that a low concentration of oxygen in the niche of stem cells, preserves the reserves of the stem cells. Therefore, this study aims to investigate the effect of hypoxia on the hematopoietic stem cells (HSC) and the involved mechanisms.

Materials and Methods

In this review article, more than 100 papers in the pubmed database were reviewed. In this study, hypoxia induction methods, the effect of hypoxia on HSC and the effect of hypoxia on HSCs in Co-culture with other cells, hypoxia relationship with HIF1a factor and hypoxia relationship with stem cell stemness were discussed.

Results

The results of this review showed that low oxygen concentration can affect the stemness of stem cells. The difference in the results observed in different studies was due to different hypoxia induction methods, oxygen percentage, type of stem cells and time exposed to hypoxia, which necessitated optimization of the protocols for hypoxia induction.

Conclusions

Compared to the oxygen concentration of the environment, very low concentrations of oxygen (anoxia: 1%) take the stem cells mainly in the dormant phase and maintain a high stemness state, while at higher concentrations (5%) along with maintaining the proliferative potential of cells, stemness is also maintained. Of course, designing optimal culture conditions with specific oxygen concentration and understanding the mechanisms involved can help in the development of new target molecules and treatments based on stem cell in various diseases.

Key words: Hypoxia, Oxygen, Hematopoietic Stem Cells

Received: 2 Dec 2023

Accepted: 1 Jan 2024

Correspondence: Mohammadali F., PhD of Hematology & Blood Banking. Assistant Professor of Blood Transfusion Research Center, High Institute for Research and education in Transfusion Medicine. P.O.Box: 14665-1157, Tehran, Iran. Tel: (+9821) 88629553; Fax: (+9821) 88628708
E-mail: f.mohammadali86@yahoo.com

اثر غلظت‌های مختلف اکسیژن بر بنیادینگی سلول‌های بنیادی خونساز

فاطمه محمدعلی^۱، مصطفی جمالی^۲

چکیده

سابقه و هدف

اخیراً مطالعه‌ها در زمینه عوامل دخیل در بنیادینگی سلول‌های بنیادی به دلیل اهمیت آن در درمان‌های بر پایه سلول‌های بنیادی مورد توجه زیادی قرار گرفته است. یکی از محرک‌های مهم در تعیین سرنوشت سلول‌های بنیادی، میزان اکسیژن محیطی است. نتایج مطالعه‌های مختلف نشان می‌دهد که غلظت اکسیژن پایین در نیچ سلول‌های بنیادی، مسئول حفظ ذخایر آن است. بنابراین در این مطالعه هدف بررسی اثر هیپوکسی بر سلول‌های بنیادی خونساز یا HSC و مکانیسم‌های دخیل بود.

مواد و روش‌ها

در این مقاله مروری بیش از ۱۰۰ مقاله در دیتابیس Pubmed مرور گردید. در این مطالعه به بررسی روش‌های القای هیپوکسی، اثر هیپوکسی بر HSC، اثر هیپوکسی در همکشتی HSC با سایر سلول‌ها، ارتباط هیپوکسی با فاکتور HIF1a و ارتباط هیپوکسی با بنیادینگی سلول‌های بنیادی پرداخته شد.

یافته‌ها

نتایج این بررسی مروری نشان داد که غلظت کم اکسیژن می‌تواند بر ظرفیت بنیادینگی سلول‌های بنیادی تاثیر بگذارد. تفاوت در نتایج مشاهده شده در مطالعه‌های مختلف به دلیل روش‌های مختلف القای هیپوکسی، درصد اکسیژن مورد استفاده، نوع سلول‌های بنیادی و زمان قرار گرفتن در معرض هیپوکسی بود که ضرورت بهینه‌سازی دستورالعمل‌های القای هیپوکسی را نشان می‌دهد.

نتیجه‌گیری

در مقایسه با غلظت اکسیژن محیط، غلظت‌های بسیار پایین اکسیژن ۱٪ (آنوکسی) سلول‌های بنیادی را در فاز خاموشی برده و بنیادینگی بالایی را حفظ می‌کنند در حالی که در غلظت‌های بالاتر (۵٪) در کنار حفظ تکثیر سلول‌ها، بنیادینگی نیز حفظ می‌شود. مسلماً طراحی محیط‌های کشت بهینه با غلظت اکسیژن مشخص و شناخت مکانیسم‌های درگیر می‌تواند در توسعه مولکول‌های هدف جدید و درمان‌های بر پایه سلول‌های بنیادی کمک‌کننده باشد.

کلمات کلیدی: هیپوکسی، اکسیژن، سلول‌های بنیادی خونساز

تاریخ دریافت: ۱۴۰۲/۰۹/۱۱

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۲/۱۰/۱۱

۱- مؤلف مسئول: PhD هماتولوژی آزمایشگاهی و بانک خون - استادیار مرکز تحقیقات انتقال خون - مؤسسه عالی آموزشی و پژوهشی طب انتقال خون - تهران - ایران - صندوق پستی: ۱۴۶۶۵-۱۱۵۷

۲- متخصص آسیب‌شناسی - مرکز تحقیقات انتقال خون - مؤسسه عالی آموزشی و پژوهشی طب انتقال خون - تهران - ایران

مقدمه

سلول‌های بنیادی خونساز سلول‌هایی با قابلیت خودنوسازی و تمایز به رده‌های مختلف سلولی می‌باشند که در درمان طیف وسیعی از بیماری‌ها استفاده می‌شوند. روش‌های مختلفی برای تکثیر آزمایشگاهی (*in vitro*) سلول‌های بنیادی خونساز (HSC: Hematopoietic Stem Cell) وجود دارد (۱). در کنار عوامل شناخته شده در زمینه رشد *in vitro* سلول‌های بنیادی خونساز، قرار گرفتن در معرض اکسیژن یک عامل مهم در تعیین سرنوشت سلول‌های بنیادی به شمار می‌آید. به منظور تأمین بهترین شرایط برای کشت HSC در *in vitro* باید میزان غلظت حقیقی اکسیژن نیز در نظر گرفته شود. در حال حاضر اندازه‌گیری دقیق غلظت اکسیژن نیز امکان‌پذیر نیست اما در مطالعه‌های وسیعی پذیرفته شده است که غلظت اکسیژن در هیچ هماتوپوئیتیک، پایین‌تر از غلظت اکسیژن محیطی است و مشخصه هیچ هماتوپوئیتیک اکسیژن پایین آن است. به همین دلیل به آن هیچ هیپوکسیک نیز گفته می‌شود (۲). میزان اکسیژن در بافت‌های مختلف متفاوت است. غلظت واقعی اکسیژن به خون‌رسانی بافت و فعالیت متابولیکی آن بستگی دارد (۳).

در شرایط هموستاتیک غلظت اکسیژن سلول‌ها در مغز استخوان به حدود ۲ تا ۹ درصد (۶۴/۸-۱۴/۴ میلی‌متر جیوه) می‌رسد (۴). در عروق خونی بند ناف، غلظت اکسیژن کمی بالاتر است. در زمان زایمان غلظت اکسیژن ۲۵-۳۸ میلی‌متر جیوه است که حدود ۳-۵ درصد می‌باشد (۵). در جفت (حدود ۱۲ هفته پس از حاملگی) به حدود ۶۰ میلی‌متر جیوه (۱۰-۸ درصد) می‌رسد (۶، ۷).

با وجود این که مکان آناتومیک هیچ هیپوکسی مشخص نشده است اما مشاهدات زیادی نشان می‌دهد که سلول‌های HSC، میکرومحیط هیپوکسی را نسبت به محیط غنی از اکسیژن ترجیح می‌دهند. از جمله: مدل‌سازی ریاضی توزیع غلظت اکسیژن در مغز استخوان نشان داده است که HSC در محیطی هیپوکسیک واقع شده است (۸). از سوی دیگر کشت هیپوکسیک HSC در اکسیژن پایین باعث افزایش تولید رده‌های اریترئوئیدی-مگاکاریوسیتی و پروژنتیورهای گرانولوسیتی-مونوسیتی می‌شود (۹، ۱۰).

کشت هیپوکسی باعث افزایش پیوندپذیری HSC می‌شود (۱۱-۱۳). نهایتاً مطالعه‌های داخل بدن (*in vivo*) نشان داده‌اند که HSC با فنوتیپ اولیه‌تر در ناحیه هیپوکسیک نیز واقع شده است (۱۴-۱۷). روی هم رفته این نتایج نشان می‌دهند که میکرو محیط با غلظت اکسیژن کم توسط HSC تحمل نمی‌شود بلکه برای حفظ بنیادینگی آن ضروری است.

سلول‌ها در پاسخ به میزان اکسیژن موجود، بیان ژن‌های خود را تغییر می‌دهند که این تغییرات متابولیسم، ایمنی و سازماندهی بافتی سلول را تحت تأثیر قرار می‌دهد. پاسخ‌های سلولی به هیپوکسی عمدتاً از طریق فاکتور رونویسی (HIF1 Hypoxia Inducible Factor 1) واسطه‌گری می‌شود که خود باعث تغییر بیان ژن‌های درگیر در آنژیوژنز، پرولیفراسیون سلولی و بقا در شرایط هیپوکسیک می‌شود. معمولاً سلول‌ها در پاسخ به غلظت اکسیژن، پاسخ‌های مختلفی ایجاد می‌کنند از جمله: کاهش فسفوریلاسیون اکسیداتیو، توقف چرخه سلولی و تحریک تشکیل عروق خونی جدید که با آزاد کردن فاکتورهای چون فاکتور رشد اندوتلیال عروقی (Vascular endothelial growth factor)، VEGF، فاکتور رشد ترانسفورمه کننده بتا (TGF-β Transforming growth factor beta)، آنژیوپوئیتین ۱ (Angiopoietin 1) و فاکتور رشد فیبروبلاستی ۲ (Fibroblast growth factor 2) همراه است (۱۸).

غلظت بالای اکسیژن باعث القای سیتوتوکسیسیتی به علت تولید گونه‌های فعال اکسیژن (ROS Reactive oxygen species) می‌شود که با اکسیداسیون لیپید، پروتئین و نوکلئیک اسید منجر به اختلال عملکرد سلولی می‌گردد. معمولاً سلول‌ها سطوح مختلفی از آنتی‌اکسیدان‌ها و آنزیم‌های ردوکس (Redox) برای مقابله با تجمع ROS دارند اما در برخی موارد این سیستم توان مقابله کافی با تولید ROS را نداشته و منجر به درجات مختلفی از تولرانس ROS می‌شود (۱۹).

نتایج مطالعه‌های مختلف نشان می‌دهد که غلظت کم اکسیژن که در هیچ مغز استخوان وجود دارد، می‌تواند بر ظرفیت پرولیفراتیو، بقا و بنیادینگی سلول‌های بنیادی تأثیر

بگذارد (۲۰). سلول‌های هماتوپوئیتیک خاموش در ناحیه اندوستال (Endosteal) نیچ مغز استخوان با شرایط هیپوکسیک فراوان ترند (۲۱). در خصوص سیستم هماتوپوئیتیک تعادل بین تکثیر سلولی و خاموشی برای HSC با غلظت اکسیژن حدود ۵ درصد گزارش شده است (۲۲، ۲۳).

خاصیت بنیادینگی (Stemness) به ترکیبی از خواص مختلف هم‌چون حفظ خودنوسازی، پتانسیل پیوندپذیری طولانی مدت، لانه‌گزینی و تمایز چند رده‌ای اطلاق می‌شود. باید به این مسأله توجه داشت که مارکر واحدی به عنوان مارکر مختص و قطعی برای بنیادینگی سلول‌های بنیادی وجود نداشته، بلکه ترکیبی از مارکرها هستند که بیانگر بنیادینگی بوده و با اطمینان می‌توان گفت که عدم حضور تعداد قابل توجهی از این مارکرها، ماهیت بنیادی بودن یک سلول را رد می‌نماید. در این مطالعه به بررسی روش‌های القای هیپوکسی، اثر هیپوکسی بر سلول‌های بنیادی خونساز، اثر هیپوکسی بر سلول‌های بنیادی خونساز در همکشتی با سایر سلول‌ها، ارتباط هیپوکسی با فاکتور HIF1a و ارتباط هیپوکسی با بنیادینگی سلول‌های بنیادی پرداخته شد.

مواد و روش‌ها

در این مقاله مروری بیش از ۱۰۰ مقاله در دیتابیس pubmed با کلمات کلیدی هیپوکسی، بنیادینگی و سلول‌های بنیادی خونساز مرور گردید.

یافته‌ها

روش‌های فیزیکی القای هیپوکسی:

چمبرهای (Chamber) هیپوکسیک، انکوباتورهای سه‌گاز و ایستگاه کاری (Workstation) هیپوکسی:

انکوباتورها و چمبرهای هیپوکسیک فراوان‌ترین سیستم‌های مورد استفاده برای ایجاد شرایط هیپوکسی هستند. چمبرها از مواد جامد ثابت و سایز مناسب برای ۱۲ ظرف محیط کشت ۱۰ سانتی‌متری و تجهیزاتی چون رگولاتور (Regulator) و لوله‌کشی پمپ‌ها برای تأمین گاز داخل محفظه تشکیل شده است. در این چمبرها باید از آب مقطر در ظروف استریل برای حفظ رطوبت داخل

چمبر استفاده شود (۲۴). یکی از نقایص این چمبرها نشت آن است به همین دلیل امروزه عمدتاً از انکوباتورهای سه‌گاز استفاده می‌شود. اولین انکوباتور سه‌گاز در سال ۱۹۷۹ استفاده شد، در این انکوباتورها دو گاز CO_2 و N_2 باعث کاهش غلظت اکسیژن می‌شوند. یکی دیگر از روش‌ها استفاده از کیسه‌های بی‌هوازی (آنروپک) است که در چندین مقاله بررسی شده است (۲۵، ۲۶). این کیسه‌ها کاربری بسیار راحتی دارند و نیازی به آب یا کاتالیز نیست ندارند و فقط باید آن‌ها را در داخل جار قرار داد. یکی از مزایای مهم آن قیمت کم و حمل و نقل راحت آن است.

استفاده از Workstation هیپوکسی که کنترل دقیق درصد اکسیژن و دی‌اکسید کربن را امکان‌پذیر می‌کند، روشی مناسب است (۲۷). این محفظه‌ها سلول‌ها را در معرض عدم تغییر غلظت اکسیژن قرار می‌دهند چون می‌توان محیط کشت را بدون تغییر سطح اکسیژن آن تعویض کرد. این ابزار مجهز به سنسور اکسیژن است که غلظت اکسیژن را پایش می‌کند و دو دستکش دارد که جابه‌جایی نمونه را امکان‌پذیر می‌کند (۲۷). این ابزار برای ایجاد شرایط آنوکسی یا غلظت اکسیژن بسیار پایین مناسب است.

اخیراً دستگاه پیچیده میکروفلوئیدی برای ایجاد شرایط کاهش اکسیژن با امکان سنجش دقیق فشار اکسیژن پیشنهاد شده است. ابعاد کوچک این وسیله فاصله انتشار اکسیژن را به حداقل رسانده و یک سیستم میکروواسکولار (Microvascular) با حجم‌های کوچک (در حد میکرولیتر) را فراهم می‌آورد (۲۸). تعیین مقادیر دقیق اکسیژن سلول‌ها امکان‌پذیر نیست چون میزان مصرف اکسیژن توسط سلول‌ها به چندین متغیر نوع ظروف کشت سلول، نوع سلول، میزان سلول کشت داده شده، حجم محیط کشت و ترکیبات آن، دما و رطوبت محیط کشت و تعداد دفعات بازشدن درب انکوباتور بستگی دارد (۲۹). به عنوان مثال تعویض محیط کشت باعث می‌شود مدتی زمان ببرد تا سلول‌ها با غلظت اکسیژن جدید به تعادل برسند (۲۹). به همین دلیل قرار دادن سنسورهای اکسیژن در محیط کشت برای اندازه‌گیری غلظت اکسیژن پیشنهاد می‌شود تا تمام نوسانات اکسیژن را اندازه‌گیری کند هر چند که به طور روتین استفاده نمی‌شود (۳۰).

روش‌های شیمیایی/القای هیپوکسی:

روش دیگر مطالعه بررسی هیپوکسی، استفاده از تیمار دارویی و ترکیبات شیمیایی تحت عنوان ترکیبات مقلد هیپوکسی می‌باشد که در میان آن‌ها کلرید کبالت، دی متیل اگزالیل گلايسين (DMOG) و دفروکسامین (DFO) ترکیباتی است که بسیار استفاده می‌شوند (۳۱).

DMOG مهارکننده رقابتی ایزوفرم ۳ پرولیل هیدروکسیلاز (Prolyl 1 Hydroxylase Domain : PHD) است که مهارکننده HIF می‌باشد و به عنوان آنالوگ ۲-اکسولوتارات (2OG : کوسوبسترای PHD) عمل می‌کند و در جایگاه کاتالیتیک قرار گرفته و باعث مهار فعالیت آنزیمی می‌شود (۳۲).

DFO شلاتور آهن است که کوفاکتور دیگر فعالیت PHD است. کمبود آهن در دسترس باعث مهار فعالیت PHD و تحریک تجمع HIF1 α و افزایش فعالیت آن می‌شود (۳۳). کلرید کبالت باعث مهار PHD با جایگزینی آهن و افزایش سطح پروتئین HIF1 α و القای فعالیت رونویسی آن می‌شود (۳۴) کبالت مانع اتصال HIF1 α به پروتئین وون هیل لاند (VHL) و مهار تخریب HIF1 α و تخلیه آسکوربات می‌شود که برای حفظ PHD ضروری است. افزایش سطح HIF1 α بعد از تیمار با کلرید کبالت هم‌چنین با تولید ROS مرتبط دانسته شده است (۳۵). با این که این روش ارزان بوده و امکان باز کردن ظروف کشت سلول توسط اپراتور بدون تغییر در غلظت اکسیژن را فراهم می‌آورد، اما احتمالاً علاوه بر القای HIF مکانیسم‌های ناشناخته دیگری را نیز تحت تاثیر قرار می‌دهد (۳۶). از سوی دیگر مدت زمان قرار گرفتن در معرض این مواد شیمیایی عامل متغیر مهم دیگری است (۳۷). هم‌چنین پاسخ‌های سلولی مختلفی ممکن است بسته به ایزوفرم HIF فعال شده رخ دهد. در مطالعه‌ها نشان داده شده که HIF1 پاسخ‌های اولیه در ۲۴ ساعت اول را ایجاد می‌کند در حالی که HIF2 در پاسخ‌های مزمن پس از ۲۴ ساعت نقش دارد (۳۸).

تاثیر هیپوکسی بر سلول‌های بنیادی خونساز:

هیپوکسی نقش مهمی در تنظیم خونسازی دارد که با

با حمایت HSC از استرس اکسیداتیو همراه است و یک مدیاتور مهم در پیری HSC می‌باشد (۴۰، ۳۹) بسیاری از مطالعه‌ها به بررسی نقش هیپوکسی در فعالیت خونسازی موش/انسان و مقایسه بقا و تکثیر، فعالیت پروژنی‌تورهای خونساز، فعالیت لانه‌گزینی در *In vivo* و چرخه سلولی سلول‌های خونساز کشت داده شده در نرموکسی در مقابل هیپوکسی پرداخته‌اند (۴۴-۴۱، ۱۳، ۹، ۷، ۶). تفاوت نتایج مطالعه‌های مختلف به علت تفاوت در بافت مورد استفاده، سیستم کشت هماتوپوئیتیک مورد استفاده (تشخیص حداقل ۵ نوع پروژنی‌تور مختلف)، سطح اکسیژن، زمان قرار گرفتن در معرض هیپوکسی و ترکیب‌های مختلف از سیتوکاین (فاکتور محرک کلنی گرانولوسیت/ماکروفاژ (GM-CSF)، ایتروکین ۳ (IL-3) و ایتروکین ۶ (IL-6)، استم سل فاکتور (SCF)، ترومبوپتین (TPO)، لیگاند شبه FMS- تیروزین کیناز ۳ (FLT-3)) در محیط کشت بوده است. بسته به شرایط محیط کشت، تعداد سلول‌های خونساز کاهش، افزایش و یا بدون تغییر در مقایسه با زمان صفر بوده است. خلاصه مطالعه‌هایی که به بررسی اثر هیپوکسی بر سلول‌های بنیادی خونساز پرداخته‌اند در جدول ذکر گردیده است (جدول ۱). به طور کلی کشت سلول‌ها در آنوکسی (اکسیژن ۱ درصد و کمتر) موجب افزایش حفظ و بازگشت HSC به فاز خاموشی و G0 می‌شود (۵۳) اما کشت در غلظت‌های بالاتر (۳ و ۵ درصد) باعث حفظ پرولیفراسیون در کنار حفظ خودنوسازی سلول‌های HSC موشی و انسانی می‌گردد (۱۱).

تفاوت در نتایج مشاهده شده در مطالعه‌های مختلف به دلیل روش‌های القای هیپوکسی مختلف (شیمیایی یا فیزیکی)، درصد اکسیژن مورد استفاده، مدل‌های سلول‌های بنیادی استفاده شده و زمان در معرض هیپوکسی بودن می‌باشد. علاوه بر این متابولیسم سلول‌های بنیادی تعیین‌کننده مهم فرآیندهای سلولی است که در پرولیفراسیون، بنیادینگی و تعهد به رده نقش دارند.

اثر هیپوکسی بر سلول‌های بنیادی خونساز در سیستم‌های هم‌کشتی:

در مطالعه‌های مختلفی اثر هیپوکسی در کنار سیستم‌های

جدول ۱: خلاصه مطالعه‌های انجام شده در زمینه کشت سلول‌های بنیادی خونساز در شرایط هیپوکسی

نوع سلول بنیادی	اثر هیپوکسی	رفرانس
سلول‌های بنیادی خونساز CD34 ⁺	اکسیژن ۰/۱ درصد در مقایسه با غلظت اکسیژن ۳ و ۲۱ درصد مانع ورود سلول‌ها به چرخه سلولی (کاهش رشد) و حفظ سلول‌ها در فاز G0 می‌شود	۴۵
سلول‌های بنیادی خونساز مغز استخوان موش	اکسیژن ۱ درصد منجر به مهار برگشت‌پذیر تکثیر سلول‌ها می‌شود. هم‌چنین کشت در شرایط هیپوکسی باعث افزایش برخی از سلول‌های خونساز و پروژنی‌تورهای مقاوم در برابر ۵-فلوروئوراسیل می‌شود.	۴۶
سلول‌های بنیادی خونساز	کشت در غلظت اکسیژن ۱ درصد، در ابتدا تعداد سلول‌های خونساز کاهش یافت اما پس از آن به سطح زمان صفر رسید و یا از آن میزان بالاتر رفت، در حالی که کشت در نرموکسی با افزایش ۳ برابری سلول‌ها همراه بود.	۷
سلول‌های بنیادی خونساز با فنوتیپ اولیه CD34 ⁺ CD38 ⁻ خون بند ناف	اکسیژن ۱ درصد منجر به کاهش چشمگیر پرولیفراسیون و افزایش بیان ژن‌های مهاری چرخه سلولی هم‌چون P21 می‌شود. هیپوکسی ۱ درصد به طور مؤثر باعث حفظ سلول‌های بنیادی خونساز با فنوتیپ اولیه CD34 ⁺ CD38 ⁻ خون بند ناف می‌شود در حالی که تعداد کلی سلول‌ها کاهش می‌یابد	۴۴
سلول‌های بنیادی خونساز LSK + (Lin-,Sac1+,c-kit ⁺)	شرایط هیپوکسی شدید (اکسیژن ۱٪) منجر به کاهش قابل توجه تعداد سلول‌ها در مقایسه با غلظت اکسیژن طبیعی (۲۱ درصد) شد در حالی که جمعیت سلولی در فاز G0 چرخه سلولی افزایش یافت. پیوند پذیری به ازای یک سلول در شرایط هیپوکسی بالاتر بود.	۴۷
سلول‌های بنیادی خونساز Lin- CD34 ⁺ مغز استخوان	توانایی تکثیر سلول‌های بنیادی خونساز Lin- CD34 ⁺ در غلظت اکسیژن ۱/۵ درصد کاهش یافت در حالی که توانایی تکثیر سلول‌های Lin- CD34 ⁺ CD38 ⁻ (زیر مجموعه غنی از HSCs) افزایش یافته بود.	۱۳
سلول‌های CD34 ⁺ خون بند ناف	جمع‌آوری و فرآوری سلول‌های CD34 ⁺ خون بند ناف در اکسیژن ۳ درصد باعث افزایش ۳ برابری تعداد HSC شد.	۴۸
کشت سلول‌های هماتوپوئیتیک CD34 ⁺	اکسیژن ۳ درصد باعث افزایش ریکآوری و پیوندپذیری HSC در موش و خون محیطی و خون بند ناف انسان می‌شود.	۴۹
سلول‌های خونساز CD133 ⁺ خون بند ناف	شرایط هیپوکسی منجر به تکثیر ۲۷ برابری سلول‌های CD34 ⁺ CD38 ⁻ شد. کلنی‌یابی در غلظت اکسیژن ۵ درصد به طور چشمگیری بالاتر بود و خاصیت پیوندپذیری بالاتری داشت.	۵۰
سلول‌های بنیادی خونساز	کشت در شرایط هیپوکسی منجر به پیوند پذیری طولانی مدت (یک ماهه) در پیوند HSC شد.	۵۱
سلول‌های بنیادی خونساز CD34 ⁺ خون بند ناف	میزان تکثیر CD34 ⁺ افزایش یافته که افزایش ۳۰ برابری در FACS (Fluorescence-activated cell sorting) و ۱۲۰ برابری در CFU (colony forming unit) را نشان داد. پیوندپذیری طولانی مدت در شرایط هیپوکسی مشاهده شد.	۵۲
سلول‌های بنیادی خونساز خون بند ناف	اکسیژن ۲۱ درصد حتی برای مدت کوتاه (۲۰ تا ۳۰ دقیقه) اثر مخربی بر بازده HSC خون بند ناف دارد و اکسیژن ۳ درصد باعث حفظ ذخیره سلول‌های بنیادی می‌شود.	۴۸

جدول ۲: خلاصه مطالعه‌های انجام شده در زمینه کشت سلول‌های بنیادی خونساز در شرایط هیپوکسی در شرایط همکشتی

نوع سیستم همکشتی	اثر هیپوکسی	رفرانس
سلول‌های $CD34^+$ خون بند ناف با سلول‌های بنیادی مزانشیمی مغز استخوان	هیپوکسی خفیف (اکسیژن ۵ درصد) در کنار همکشتی با سلول‌های بنیادی مزانشیمی مغز استخوان منجر به افزایش تعداد کل سلول‌های هسته‌دار (TNC) و افزایش نسبی سلول‌های $CD34^+$ می‌شود.	۵۴
هم کشتی سلول‌های بنیادی خونساز $CD34^+$ خون محیطی انسان با سلول‌های استرومایی مغز استخوان	هیپوکسی همراه با همکشتی منجر به حفظ سلول‌های بنیادی اولیه فاز تاریک (Dim phase): سلول‌های خونسازی که به زیر سلول‌های استرومایی مهاجرت کرده‌اند) می‌شود.	۴۵
سلول‌های بنیادی خونساز $CD34^+$ خون بند ناف هم کشتی داده شده با سلول‌های بنیادی مزانشیمی مغز استخوان	در غلظت اکسیژن ۱/۵ درصد خاصیت SRC (NOD/SCID repopulating cells) بالاتری در مقایسه با سلول‌های $CD34^+$ تازه گزارش شد	۲
سلول‌های بنیادی خونساز هم کشتی داده شده با سلول‌های بنیادی مزانشیمی (Mesenchymal Stem Cell: MSC)	غلظت اکسیژن ۰/۵ درصد همراه با هم کشتی با سلول‌های بنیادی مزانشیمی باعث شد تعداد پرولیفراسیون و تقسیم سلولی در سلول‌های بنیادی خونساز کمتر شود اما باعث حفظ بهتر پروژنیوتورهای اولیه شد.	۴۵
سلول‌های بنیادی خونساز $CD34^+$ خون بند ناف با سلول‌های بنیادی مزانشیمی	اکسیژن ۱۰ درصد در مقایسه با اکسیژن ۵ و ۲۰ درصد، تکثیر بالاتر سلول‌های بنیادی را نشان داد. در غلظت اکسیژن ۱۰ درصد سلول‌های اولیه‌تر $CD34^+CD90^+$ بیشترین میزان افزایش را داشتند.	۵۵
کشت سلول‌های بنیادی خونساز خون بند ناف در حضور استئوبلاست‌ها	شرایط هیپوکسی (اکسیژن ۵ درصد) منجر به افزایش تعداد کلی سلول‌ها، تعداد کلنی‌ها و سلول‌های بنیادی $CD34^+$ می‌شود.	۵۶
هم کشتی سلول‌های بنیادی خونساز با سلول‌های استرومایی مشتق از بافت چربی	سلول‌های استرومایی بافت چربی در ترکیب با هیپوکسی (اکسیژن ۵ درصد) باعث افزایش تکثیر سلول‌های پروژنیوتور خون بند ناف شد. میزان سلول‌های $CD34^+$ در شرایط هیپوکسی بالاتر از نرموکسی بود.	۵۷
هم کشتی سلول‌های بنیادی خونساز با سلول‌های بنیادی مزانشیمی	شیفت به سمت رده میلویدی مشاهده شد ($CD33^+, CD15^+, CD14^+$) که می‌تواند بر پیوندپذیری با تأخیر غلبه کند.	۵۸
سلول‌های بنیادی مزانشیمی با بیان افزایش یافته HIF1a در همکشتی با HSC	MSC در حفظ فنوتیپ HSC و مهار تمایز آن نقش دارد.	۵۹
تثبیت HIF در سلول‌های بنیادی مزانشیمی و همکشتی آن با سلول‌های بنیادی خونساز	تولید و ترشح سیتوکاین‌ها و کموکاین‌های حمایت‌کننده از خونسازی افزایش یافته و تعداد سلول‌های بنیادی $CD34^+$ افزایش می‌یابد.	۶۰-۶۵
سلول‌های بنیادی خونساز با همکشتی با سلول‌های بنیادی مزانشیمی و سلول‌های اندوتلیال (در ساختار سه بعدی)	این ترکیب با اثر سینرژسم با اکسیژن ۳ درصد باعث حفظ HSC و تقلید بهتر فضای نیچ شد.	۶۶

In vivo نیاز به مطالعه‌های گسترده دارد (۶۷).

همکشتی بر سلول‌های بنیادی خونساز نیز بررسی شده است (جدول ۲).

ارتباط هیپوکسی با *HIF1a*:
HIF تنظیم‌کننده اصلی هموستاز اکسیژن است که

در نهایت استفاده از نیچ هیپوکسیک برای افزایش تکثیر مناسب HSC و در کنار آن حفظ فنوتیپ آن در

بر روی عملکرد HSC دارد.

نتایج مطالعه‌ها نشان داده است که حذف ژنی *HIF2α* در سیستم هماتوپوئیتیک تأثیری بر عملکرد HSC ندارد هر چند که حذف ژنی آن در جمعیت غنی از سلول‌های بنیادی و پروژنیتری $CD34^+$ منجر به اختلال در ظرفیت بازسازی می‌شود (۷۷، ۷۶). البته موش *HIF2α Null* زمانی که با سلول‌های اهدایی نوع وحشی پیوند داده می‌شود، نقص در هماتوپوئز نشان می‌دهد که نشان‌دهنده نقش *HIF2α* در هماتوپوئز طبیعی در میکرومحیط HSC می‌باشد (۷۷).

ناک اوت ژنتیکی تنظیم‌کننده‌های منفی HIF نیز منجر به افزایش سیگنالینگ هیپوکسی می‌شود. به عنوان مثال حذف PHD منجر به تثبیت *HIF1α* و *HIF2α* می‌شود (۷۸). موش گیرنده پیوند با نقص PHD در مغز استخوان افزایش پیوندپذیری را نشان داد که نشان می‌دهد حذف PHD و افزایش سیگنالینگ هیپوکسی باعث افزایش پرولیفراسیون HSC پس از پیوند می‌شود. به طور مشابه حذف مونوآلی وون هپل لاندا که لیگاز *HIF E3* است، باعث افزایش خاموشی در HSC و افزایش پیوندپذیری در مغز استخوان شد (۷۹). از سوی دیگر حذف ژنی *CITED2* (*Cbp/p300*-) *interacting transactivator 2* که یک تنظیم‌کننده منفی *HIF1α* است، در سیستم هماتوپوئیتیک منجر به از دست دادن HSC و نقص مغز استخوان شد (۸۰). این نتایج نشان می‌دهد که کنترل مناسب سطوح HIF در HSC در نیچ برای تعیین سرنوشت سلول بنیادی ضروری است.

بنابراین تنظیم دقیق سطح *HIF1α* برای حفظ خاموشی HSC ضروری است و به نظر می‌رسد محور *HIF1α* در اثرات هیپوکسی بر سلول‌های بنیادی خونساز نقش اصلی را داشته باشد.

هیپوکسی و بنیادینگی:

غلظت اکسیژن به طور نزدیکی با حفظ بنیادینگی سلول‌های بنیادی در نیچ بافتی (جایگاه آناتومیکی که در تولید و حفظ و ترمیم سلول‌های بنیادی نقش دارد) ارتباط دارد (۸۱-۸۳). نیچ سلول‌های بنیادی یک ساختار پیچیده، هتروتنیک و دینامیکی است که شامل ماتریکس خارج

تاکتون هزاران هدف ژنی برای آن شناخته شده است. HIF یک فاکتور رونویسی هتروداایمر است که از دو زیر واحد تشکیل شده است: *HIF1α* و *HIF1β* (۶۸).

HIF1α تنظیم‌کننده اصلی هیپوکسی است و عمدتاً در سطح بعد از رونویسی تنظیم می‌شود (۶۹). امروزه ۳ زیر واحد α شناسایی شده است *HIF 1α*، *HIF 2α* و *HIF 3α* که (۷۰) که هر کدام عملکرد متفاوتی دارند (۷۱). هر سه ایزوفرم هتروداایمری با *HIF1β* تشکیل داده و به جایگاه اتصال به HIF متصل می‌شوند (۷۲).

HIF در حالت طبیعی در سطوح پایه در سلول‌ها بیان می‌شود اما در غلظت اکسیژن بالا یعنی اکسیژن ۲۱ درصد (که به آن نرموکسی نیز می‌گویند) یوئیکوئیتینه شده و تخریب می‌شود. که توسط آنزیم پرولیل هیدروکسیلاز دومین (PHD) هیدروکسیله شده و جایگاه اتصال برای پروتئین وون هپل لاندا ایجاد می‌کنند که جزیی از کمپلکس E3 یوئیکوئیتین لیگاز است و باعث تخریب پروتئین *HIF1α* می‌شود در نتیجه *HIF1α* در شرایط نرموکسی سریعاً تخریب می‌شود (۷۳).

در شرایط غلظت اکسیژن پایین (که به آن هیپوکسی نیز گفته می‌شود) PHD غیرفعال است و پروتئین *HIF1α* پایدار مانده و زیرگروه‌های *HIFα* و *HIFβ* هتروداایمری را تشکیل می‌دهند که نام آن کمپلکس انتقال هسته‌ای رستپتور آریل هیدروکربن (ARNT : Aryl Hydrocarbon Receptor Nuclear Translocator) است که به هسته منتقل می‌شود. وقتی این هترو دایمر در هسته تشکیل می‌شود، توسط کوآکتیوتورها (Coactivator) شناسایی شده و به توالی حفاظت شده در عنصر پاسخ دهنده به هیپوکسی (HRE : Hypoxia response element) ژن‌های هدف متصل شده و باعث تنظیم رونویسی می‌شود (۷۴).

بحث

نتایج مطالعه تاکوبو و همکاران با موش‌های حذف ژنی شده نشان داد که *HIF-1α* بر خاموشی HSC و عملکرد آن در داخل بدن نقش دارد (۷۵). با این که هیپوکسی با واسطه HIF و اثر آن در تکثیر HSC بسیار مهم است، شرایط نرموکسی/فعال‌سازی پیوسته *HIF-1α* اثرات منفی

سلولی، سلول‌های مجاور در نیچ، فاکتورهای سیگنالینگ
محل‌ی ترشح شده و سیگنال‌های مختلف فیزیکی و
محیطی می‌باشد (۸۵، ۸۴).

در مطالعه‌های مختلف نشان داده شده است که سلول بنیادی در شرایط هیپوکسیک در نیچ قرار دارند اما اندازه‌گیری دقیق میزان اکسیژن در نیچ با روش‌های فعلی امکان‌پذیر نیست اما با تخمین حدود غلظت اکسیژن ۳ تا ۱۳ درصد در نیچ سلول‌های بنیادی وجود دارد (۸۶).

خاصیت بنیادینگی (Stemness) به ترکیبی از خواص مختلف هم چون حفظ خودنوسازی، پتانسیل پیوندپذیری طولانی مدت، لانه گرینی و تمایز چند رده ای اطلاق می شود. باید به این مسأله توجه داشت که مارکر واحدی به عنوان مارکر مختص و قطعی برای بنیادینگی سلول های بنیادی وجود نداشته، بلکه ترکیبی از مارکرها هستند که بیانگر بنیادینگی می باشند.

حفظ خودنوسازی و بنیادینگی سلول‌های بنیادی توسط فاکتورهای سلولی داخلی و خارجی تنظیم می‌شود. همان‌طور که قبلاً بحث شد غلظت کم اکسیژن یا هیپوکسی با حفظ بنیادینگی سلول‌های بنیادی مرتبط است. سلول‌های بنیادی کشت داده شده در شرایط هیپوکسیک می‌توانند خاصیت خودنوسازی و ظرفیت بنیادینگی خود را حفظ کنند که در مورد HSC به خوبی نشان داده شده است. فشار اکسیژن کم با مکانیسمی که شرایط *In vivo* را تقلید می‌کند، منجر به افزایش بیان ژن‌های مرتبط با بنیادینگی می‌شود (۸۷). این فاکتورهای بنیادینگی می‌توانند باعث تنظیم بیان سایر ژن‌های درگیر در بنیادینگی به صورت آبشاری شوند (۸۸).

بنیادینگی با بیان فاکتورهای رونویسی مثل OCT4 (octamer-binding transcription factor 4) و SRY (-SRY) NANOG و (Box Transcription Factor2) مرتبط است که نقش مهمی در شبکه رونویسی سلول‌های بنیادی دارد (۸۹). علاوه بر این پروتئین‌های متعددی چون ESRRB (Estrogen-related receptor beta) و ZFX (Zinc Finger Protein X-Linked) در کنترل خودنوسازی، E2F1 و E2F (Transcription factor 4) Kruppel-like و C-SMAD1 و MYC در تنظیم چرخه سلولی و SMAD

Bone morphogenetic) BMP و (Family Member
(protein LIF و (Leukemia inhibitory factor) در حفظ
کیفیت سلول شناسایی شده است (۹۰). NANOG
تنظیم‌کننده بالا دست و فعال‌کننده STAT3 (Signal
transducer and activation of transcription 3) و OCT4
است و از طریق کمپلکس متشکل از فاکتورهای رونویسی
OCT4 و SOX2، KLF4 تنظیم بنیادینگی آن اتفاق می‌افتد
(۹۱).

با وجود این که OCT4، NANOG و SOX2 بیشترین مارکرهای بنیادینگی بررسی شده هستند، REX1 (reduced expression-1) فاکتور مهم دیگری است که در ترکیب با ژن‌های بالا نقش مهمی در پیشروی چرخه سلولی و حفظ بنیادینگی دارد (۹۲). علاوه بر فاکتورهای ژنتیکی، مدیفیکاسیون‌های اپی‌ژنتیک مثل متیلاسیون DNA و تغییر نوکلئوزوم و مدیفیکاسیون‌های بعد از ترجمه در هیستون‌ها نیز نقش مهمی در حفظ بنیادینگی سلول‌های بنیادی دارند. در مطالعه‌ای که به بررسی اثر اسفر سلول‌های بنیادی مزانشیمی بر سلول‌های بنیادی خونساز در شرایط هیپوکسیک پرداخته بودند در کنار افزایش بازده سلولی، افزایش خودنوسازی و افزایش ژن‌های درگیر در لانه‌گزینی را گزارش کردند (۹۳).

مطالعه‌ای نشان داد که غلظت اکسیژن یک درصد باعث حفظ بهتر سلول‌های LTC-IC می‌شود. بنابراین نتیجه گرفتند که غلظت اکسیژن یک درصد باعث حفظ بنیادینگی و خاموشی سلول‌های بنیادی خونساز با فعالسازی مسیرهای سیگنالینگ Notch و Wnt/ β -catenin و Hedgehog از طریق فاکتورهای مرتبط با HIF می‌شود. (۹۴).

در مطالعه دیگری سلول‌های بنیادی مزانشیمی و سلول‌های بنیادی خونساز $CD34^{+}$ از سلول‌های تک هسته‌ای خون بند ناف جدا شدند. سلول‌های بنیادی مزانشیمی خون بند ناف با یک یا چند ناقل بیانی sSCF، mSCF و SDF-1 نوکلئوفکت شدند. سپس سلول‌های $CD34^{+}$ HSC جدا شده با سلول‌های بنیادی مزانشیمی نوکلئوفکت شده در ۱۰ گروه در محیط کشت حاوی TPO و Flt3L با یا بدون SCF کشت داده شدند. سپس تعداد

CD34⁺HSC، ظرفیت کلونوزنیک و سطوح رونویسی ژن‌های تنظیمی و بنیادینگی شامل:

CXCR4 (chemokine receptor type 4) C-X-C، SALL4 و BMI1 (HOXB4) HomeoboxB4 (protein 4) متعاقب هم کشتی با سلول‌های بنیادی مزانشیمی اصلاح شده مورد ارزیابی قرار گرفت. نتیجه این تحقیق نشان داد که سلول‌های CD34⁺HSC که هم کشتی با سلول‌های بنیادی مزانشیمی با افزایش بیان mSCF/sSCF/SDF-1 داشتند، بیشترین افزایش را در تعداد کلی سلول (0.26 ± 0.73 برابر)، ظرفیت کلونوزنیک (0.25 ± 0.53 برابر) و هم چنین سطوح رونویسی ژن‌های CXCR4، HOXB4 و BMI1 نشان دادند (۹۵).

در مطالعه‌ای ما به بررسی بیان ژن *HOXB4* به عنوان ژن درگیر در خودنوسازی پرداختیم (۹۶). نتایج ما نشان داد بیشترین بیان ژن *HOXB4* در سلول‌های بنیادی خونساز CD34⁺ خون بند ناف در شرایط هم کشتی با سلول‌های بنیادی مزانشیمی همراه با سیتوکاین‌ها در شرایط هیپوکسی خفیف بود ($1/8$ برابری در روز ۷). در گروه فیدر + سیتوکاین با غلظت اکسیژن ۲۰ درصد بیان ژن *HOXB4* بالاتر از بیان آن در شرایط کشت سیتوکاین به تنهایی و فیدر به تنهایی بود. از آن جا که سیتوکاین‌ها باعث پیشروی تمایز به سلول‌های بالغ‌تر می‌شوند، بنابراین در شرایط کشت سیتوکاین به تنهایی بیان مارکرهای مرتبط با خودنوسازی کاهش می‌یابد. در شرایط هیپوکسی نسبت به نرموکسی، افزایش معنادار بیان *HOXB4* ($1/8-1/3$ برابر در روز ۷) مشاهده شد. در مطالعه‌های قبلی نیز گزارش شده است که هیپوکسی در حفظ خصوصیات خود نوسازی HSCs سودمند است (۶، ۷). در مطالعه ما بیان *HOXB4* در طول زمان تکثیر، کاهش یافت در حالی که هم کشتی با سلول‌های بنیادی مزانشیمی کاهش آن را جبران کرد. ما بیان ژن *HOXB4* را به عنوان مارکر خود نوسازی HSC انتخاب کردیم زیرا *HOXB4* یکی از مهم‌ترین تنظیم‌کننده‌های خودنوسازی HSC می‌باشد (۹۷). در سلول‌های بنیادی بیان می‌شود و سپس در طی تمایز در انسان و موش کاهش بیان می‌یابد (۹۸، ۹۹).

مطالعه‌های متعددی نشان داده‌اند که *HOXB4* باعث

تکثیر *ex vivo* و *HSCs in vivo* می‌شود (۱۰۲-۱۰۰).

مطالعه‌های متعددی گزارش کرده‌اند که سیتوکاین‌هایی مانند GM-CSF، IL-3، SCF و TPO موجب افزایش تکثیر HSC موشی و انسانی می‌شود اما با افزایش سریع ROS در سلول‌ها نیز همراه هستند (۱۰۳). به نظر می‌رسد که همکشتی با سلول‌های بنیادی مزانشیمی از عوارض جانبی ROS کاسته و باعث حفظ بهتر خودنوسازی HSC می‌شود. هیپوکسی با سرکوب چرخه سلولی و القای خاموشی، HSC ها را در شرایط *ex vivo* حفظ می‌کند.

هیپوکسی باعث مهار فعالیت فاکتور رونویسی c-Myc و سیگنالینگ mTOR نیز می‌شود و باعث القای مهارکننده Cdk (Cyclin-dependent kinases) می‌شود. هیپوکسی بیان پروتئین Fbxw7 (F-box/WD repeat-containing protein) را در HSC افزایش می‌دهد بنابراین می‌توان نتیجه گرفت که مکانیسم مهار c-Myc در طول هیپوکسی توسط مسیر وابسته به Fbxw7 تنظیم می‌شود. نتایج تحقیقی نشان داد که مسیر هیپوکسی وابسته به Fbxw7 مکانیسمی است که از طریق آن فشار کم اکسیژن نقش مهمی در حفظ عملکرد طبیعی HSC دارد. علاوه بر کشت هیپوکسیک، تغییر بیان یا فعالیت Fbxw7 می‌تواند ابزاری امید بخش برای حفظ HSCs *ex vivo* باشد (۱۰۴).

در مطالعه‌ای که به بررسی غلظت اکسیژن ۴-۱ درصد بر سلول‌های بنیادی هماتوپوئیتیک پرداختند، سلول‌های بنیادی هماتوپوئیتیک در غلظت اکسیژن کم افزایش کلسیم سیتوزولیک و میتوکندریایی، ترانسپورتر ABC (ATP-) ABCG2 member 2 (binding cassette super-family G) بیان جابه‌جاکننده سدیم هیدروژن NHE1 (The sodium-) hydrogen antiporter 1 را مشاهده کردند که با افزایش جمعیت LSK همراه بوده و نقش تنظیم کلسیم در حفظ فنوتیپی سلول‌های بنیادی خونساز را نشان می‌دهد (۱۰۵).

به منظور پیوندپذیری موفق، سلول‌های بنیادی خونساز باید به مغز استخوان مهاجرت کنند (لانه گزینی) سپس پیوند یافته و تکثیر و تمایز پیدا کنند. بنابراین بررسی مارکرهای لانه‌گزینی HSC گامی مهم در بررسی بنیادینگی HSC می‌باشد.

لانه‌گزینی مغز استخوان فرآیندی سریع و هماهنگ

می‌تواند به این علت باشد (۱۰۹).

کاهش بیان CXCR4 در طول تکثیر یکی از دلایل اصلی عدم پیوندپذیری به دلیل عدم لانه‌گزینی مناسب HSC می‌باشد. هم‌راستا با نتایج مطالعه ما نسبت بالاتری از سلول‌های CXCR4 منفی در کشت‌های تکثیر شده با سیتوکاین مشاهده شده است. در این تحقیق دلیل آن را کاهش تولید CXCR4 به علت کاهش CXCR4 داخلی یا به علت ایترنالیزه شدن CXCR4 از سطح به داخل گزارش کردند (۱۰۹). نشان داده شده که افزایش بیان CXCR4 با هیپوکسی باعث افزایش بهبود سل‌تراپی می‌شود (۱۱۴).

مطالعه‌های متعددی نشان دادند که ژن CXCR4 یکی از اهداف ژن *HIF-1α* است (۱۱۵). بنابراین، دلیل افزایش بیان CXCR4 در هیپوکسی به نظر می‌رسد که اتصال *HIF-1α* به توالی هدف آن باشد. هم‌چنین نشان داده شده که وون هپل لاندل پروتئینی است که به طور منفی با بیان CXCR4 مرتبط است (از طریق مسیر فعالسازی CXCR4 وابسته به *HIF*) (۱۱۶).

غلظت اکسیژن ۵ درصد باعث افزایش چشمگیر بیان *HIF-1α* و *VEGF* (Vascular endothelial growth factor)، *ABCG2*، CXCR4 می‌شود. در مطالعه‌های فلوسایتومتری افزایش چشمگیر بیان CXCR4 در هیپوکسی $43/1 \pm 1/9$ درصد) در مقابل نرموکسی $32 \pm 1/86$ درصد) مشاهده شد. بیان *HIF-1α* mRNA نیز حدود $2/45$ برابر در اکسیژن ۵ درصد بالاتر از اکسیژن ۲۰ درصد بود اما بیان *HIF-2α* ثابت بود (۱۱۶).

در مطالعه‌ای که به بررسی سلول‌های CD133 مثبت خون بند ناف در شرایط هیپوکسی پرداخته بودند، در غلظت اکسیژن ۵ درصد در مقایسه با ۲۰ درصد در ده روز لانه‌گزینی SCID (Severe combined immunodeficiency) در هیپوکسی بهتر حفظ شدند و هیپوکسی باعث القای *VEGF* و *ABCG2*، CXCR4 با واسطه *HIF-1α* شد (۲۲).

نتیجه‌گیری

هدف از این مقاله مروری، بررسی ارتباط بین غلظت‌های مختلف اکسیژن بر سلول‌های بنیادی خونساز بود و به بررسی مدل‌های کشت سلول و انواع مختلف

است که در آن سلول‌های بنیادی هماتوپوئیتیک و پروژنی‌تور وارد مغز استخوان می‌شوند، پس از پیوند فعال شدن اینتگرینی از طریق SDF1 (stromal cell-derived factor 1) باعث القای چسبندگی HSC به دیواره اندوتلیال می‌شوند و HSC می‌تواند از طریق لایه اندوتلیال مهاجرت کند و در نهایت HSC به نیچ خود لنگر انداخته و باعث پیوندپذیری طولانی مدت می‌شود.

CXCR4 در سطح سلول‌های هماتوپوئیتیک و پروژنی‌تور بیان می‌شود (۱۰۶). بیان گیرنده CXCR4 برای لانه‌گزینی سلولی و پیوندپذیری HSC به مغز استخوان و فراخوانی پروژنی‌تورهای هماتوپوئیتیک و اندوتلیال ضروری است و هم‌چنین به عنوان عامل پروآنژیوژنیک باعث افزایش تشکیل عروق جدید در مدل موشی ایسکمی می‌شود (۱۰۸، ۱۰۷).

در رویکرد بالینی چندین مطالعه نشان داده‌اند که کاهش مطلق بیان CXCR4 می‌تواند عواقب شدیدی بر روی قابلیت پیوند سلول‌های بنیادی خونساز $CD34^+$ داشته باشد (۱۰۹). از سوی دیگر، با سلول‌هایی که مقدار بالایی از CXCR4 را بیان می‌کردند، میزان سلول‌های $CD34^+$ موبیله شده کمتری به ازای هر کیلو وزن بدن برای پیوند مورد نیاز بود (۱۱۰).

نتایج مطالعه ما نشان داد بیشترین بیان ژن CXCR4 سلول‌های $CD34^+$ در شرایط هم‌کشتی با سلول‌های بنیادی مزانشیمی همراه با سیتوکاین‌ها در هیپوکسی خفیف بود (که می‌تواند نقش مهمی در افزایش لانه‌گزینی HSC به مغز استخوان داشته باشد) (۵۴). نتایج ما نشان داد که با وجود تکثیر بیشتر HSC در گروه سیتوکاین، بیان ژن CXCR4 در این گروه نسبت به گروه فیدر و فیدر + سیتوکاین پایین‌تر بود. سیتوکاین‌ها نه تنها باعث القای تقسیم سلولی می‌شوند بلکه باعث پیشروی تمایز به سلول‌های بالغ‌تر نیز می‌شوند که توانایی پیوندپذیری ندارند (۱۱۱-۱۱۳). بنابراین انتخاب صحیح ترکیب سیتوکاینی برای حفظ پیوند ضروری است. مقالات مختلف کاهش بیان CXCR4 متعاقب افزایش بیان رسپتور چسبندگی AR (Adhesion receptor) را در طول کشت $CD34^+$ با سیتوکاین نشان دادند که نقص لانه‌گزینی

سیگنالینگ متفاوتی را فعال کند. بنابراین استفاده از سنسورهای اکسیژن برای سنجش دقیق اکسیژن محیط کشت ارزش بالایی دارد.

علاوه بر این سطوح بالای استاندارد سازی شرایط کشت از نظر غلظت اکسیژن برای تفسیر و مقایسه نتایج روش‌های فیزیکی و شیمیایی از نظر منبع سلول بنیادی مورد استفاده، پارامترهای کشت هم‌چون غلظت سلول، درجه تراکم سلول‌ها در محیط کشت و ترکیبات مغذی و زمان در معرض هیپوکسی بودن (حاد یا مزمن) مورد نیاز است. مسلماً شناسایی مکانیسم‌های درگیر در غلظت اکسیژن مختلف می‌تواند در توسعه مولکول‌های هدف جدید و درمان‌های طب ترمیمی در بیماری‌های مختلف هم‌چون سرطان کمک‌کننده باشد.

نقش نویسندگان

دکتر فاطمه محمد علی: جستجوی مقاله‌ها و جمع‌بندی، نگارش اولیه مقاله، ساختاربندی
دکتر مصطفی جمالی: ویرایش و اصلاح نسخه نهایی مقاله

سلول به عنوان ابزاری مهم برای بررسی مکانیسم درگیر در هیپوکسی پرداخته شد که مسلماً در توسعه روش‌های جدید برای بهبود روش‌های درمانی بر پایه سلول‌های بنیادی کمک‌کننده خواهد بود.

در مطالعه‌های مختلف پیشنهاد شده است که کاهش غلظت اکسیژن که منجر به تقلید فضای نیچ می‌شود، فنوتیپ اولیه سلول‌ها را بهتر حفظ می‌کند. نتایج مطالعه‌های مختلف نشان دادند که غلظت اکسیژن کم در حفظ بنیادینگی، پرولیفراسیون سلولی و مهار پیری و پلاستیسیته سلولی نقش دارد. در اکثر مطالعه‌ها غلظت اکسیژن مورد بررسی ۱ تا ۵ درصد تعیین شده و غلظت کمتر از ۱ درصد تحت عنوان آنوکسی با خاموشی سلول‌ها گزارش شده است.

مطالعه‌های آینده می‌تواند در جهت بررسی روش‌هایی جهت اندازه‌گیری دقیق اکسیژن محیط کشت باشد که امکان مقایسه نتایج آزمایشگاهی بین مراکز مختلف را فراهم آورد. به این دلیل که تغییرات کوچک در سطح اکسیژن می‌تواند پاسخ‌های داخل سلولی و مسیرهای

References:

- Mohammadali F, Atashi A, Soleimani M, Abroun S, Pourfathollah AA, Kaviani S, *et al.* Umbilical cord blood: stem cells and ex vivo expansion methods. *Sci J Iran Blood Transfus Organ* 2015; 12(2): 183-205. [Article in Farsi]
- Eliasson P, Jonsson JI. The hematopoietic stem cell niche: low in oxygen but a nice place to be. *J Cell Physiol* 2010; 222: 17-22.
- Di Mattia M, Mauro A, Citeroni MR, Dufresne B, Peserico A, Russo V, *et al.* Insight into Hypoxia Stemness Control. *Cells* 2021; 10(8): 2161
- Bardos JI, Ashcroft M. Negative and positive regulation of HIF-1: a complex network. *Biochim Biophys Acta* 2005; 1755: 107-20.
- Simon, M.C, Keith, B. The role of oxygen availability in embryonic development and stem cell function. *Nat Rev Mol Cell Biol* 2008; 9: 285-96.
- Ivanovic Z, Dello Sbarba P, Trimoreau F, Faucher JL, Praloran V. Primitive human HPCs are better maintained and expanded *in vitro* at 1 percent oxygen than at 20 percent. *Transfusion* 2000; 40: 1482-8.
- Ivanovic Z, Bartolozzi B, Bernabei PA, Cipolleschi MG, Rovida E, Milenkovic P, *et al.* Incubation of murine bone marrow cells in hypoxia ensures the maintenance of marrow-repopulating ability together with the expansion of committed progenitors. *Br J Haematol* 2000; 108: 424-9.
- Chow DC, Wenning LA, Miller WM, Papoutsakis ET. Modeling pO(2) distributions in the bone marrow hematopoietic compartment. II. Modified Kroghian Models *Biophys J* 2001; 81(2): 685-96.
- Cipolleschi MG. Severe hypoxia enhances the formation of erythroid bursts from human cord blood cells and the maintenance of BFU-E *in vitro*. *Exp Hematol* 1997; 25: 1187-94.
- Bapat A, Schippel N, Shi X, Jasbi P, Gu H, Kala M, *et al.* Hypoxia promotes erythroid differentiation through the development of progenitors and proerythroblasts. *Exp Hematol* 2021; 97: 32-46.
- Koller MR, Bender JG, Miller WM, Papoutsakis ET. Reduced oxygen tension increases hematopoiesis in longterm culture of human stem and progenitor cells

- from cord blood and bone marrow. *Exp Hematol* 1992; 20: 264-70.
- 12- Cipolleschi MG, Dello Sbarba P, Olivotto M. The role of hypoxia in the maintenance of hematopoietic stem cells. *Blood* 1993; 82: 2031-7.
 - 13- Danet GH, Pan Y, Luongo JL, Bonnet DA, Simon MC. Expansion of human SCID-repopulating cells under hypoxic conditions. *J Clin Invest* 2003; 112: 126-35.
 - 14- Dausinas Ni Paige, Basile Ch, Junge Ch, Hartman M, O'Leary Heather. Hypoxia and Hematopoiesis. *Curr Stem Cell Rep* 2022; 8: 24-34.
 - 15- Kubota Y, Takubo K, Suda T. Bone marrow long label retaining cells reside in the sinusoidal hypoxic niche. *Biochem Biophys Res Commun* 2008; 366: 335-9.
 - 16- Lo Celso C, Wu JW, Lin CP. *In vivo* imaging of hematopoietic stem cells and their microenvironment. *J Biophotonics* 2009; 2: 619-31.
 - 17- Parmar K, Mauch P, Vergilio JA, Sackstein R, Down JD. Distribution of hematopoietic stem cells in the bone marrow according to regional hypoxia. *Proc Natl Acad Sci U S A* 2007; 104: 5431-6.
 - 18- Winkler IG, Barbier V, Wadley R, Zannettino AC, Williams S, Levesque JP. Positioning of bone marrow hematopoietic and stromal cells relative to blood flow *in vivo*: serially reconstituting hematopoietic stem cells reside indistinct nonperfused niches. *Blood* 2010; 116: 375-85.
 - 19- Bigarella CL, Liang R, Ghaffari S. Stem cells and the impact of ROS signaling. *Development* 2014; 141: 4206-18.
 - 20- Doulatov S, Notta F, Laurenti E, Dick JE. Hematopoiesis: a human perspective. *Cell Stem Cell* 2012; 10: 120-36.
 - 21- Fujisaki J, Wu J, Carlson AL, Silberstein L, Putheti P, Larocca R, *et al.* *In vivo* imaging of Treg cells providing immune privilege to the haematopoietic stem-cell niche. *Nature* 2011; 474: 216-19.
 - 22- Roy S, Tripathy M, Mathur N, Jain A, Mukhopadhyay A. Hypoxia improves expansion potential of human cord blood-derived hematopoietic stem cells and marrow repopulation efficiency. *Eur J Haematol* 2012; 88(5): 396-405.
 - 23- Quinlan DP, Rameshwar P, Qian J, Maloof PB, Mohr AM, Hauser CJ, *et al.* Effect of hypoxia on the hematopoietic and immune modulator preprotachykinin-I. *Arch Surg* 1998; 133: 1328-34.
 - 24- Bates MK. Culturing Cells Under Hypoxic Conditions for Biologically Relevant Results. *Am Lab* 2012. Available from: <https://www.americanlaboratory.com/913-Technical-Articles/123131-Culturing-Cells-Under-Hypoxic-Conditions-for-Biologically-Relevant-Results/#:~:text=Cells%20cultured%20in%20low%20oxygen,way%20to%20achieve%20hypoxic%20conditions>.
 - 25- Lin M, Liu X, Zheng H, Huang X, Wu Y, Huang A, *et al.* IGF-1 enhances BMSC viability, migration, and anti-apoptosis in myocardial infarction via secreted frizzled-related protein 2 pathway. *Stem Cell Res Ther* 2020; 11(1): 22.
 - 26- Yang Y, Jiang Z, Bolnick A, Dai J, Puscheck EE, Rappolee DA. Departure from optimal O2 level for mouse trophoblast stem cell proliferation and potency leads to most rapid AMPK activation. *J Reprod Dev* 2017; 63: 87-94.
 - 27- Esteban MA, Maxwell PH. Manipulation of oxygen tensions for *in vitro* cell culture using a hypoxic workstation. *Expert Rev Proteom* 2005; 2: 307-14.
 - 28- Lam SF, Shirure VS, Chu YE, Soetikno AG, George SC. Microfluidic device to attain high spatial and temporal control of oxygen. *PLoS ONE* 2018; 13: e0209574.
 - 29- Place TL, Domann FE, Case AJ. Limitations of oxygen delivery to cells in culture: An underappreciated problem in basic and translational research. *Free Radic Biol Med* 2017; 113: 311-22.
 - 30- Rivera KR, Yokus MA, Erb PD, Pozdin VA, Daniele M. Measuring and regulating oxygen levels in microphysiological systems: Design, material, and sensor considerations. *Analyst* 2019; 144: 3190-3215.
 - 31- Davis CK, Jain SA, Bae ON, Majid A, Rajanikant GK. Hypoxia Mimetic Agents for Ischemic Stroke. *Front Cell Dev Biol* 2019; 6: 175.
 - 32- Triantafyllou A, Liakos P, Tsakalof A, Georgatsou E, Simos G, Bonanou S. Cobalt induces hypoxia-inducible factor-1alpha (HIF-1alpha) in HeLa cells by an iron-independent, but ROS-, PI-3K- and MAPK-dependent mechanism. *Free Radic Res* 2006; 40: 847-56.
 - 33- Muñoz-Sánchez J, Cháñez-Cárdenas ME. The use of cobalt chloride as a chemical hypoxia model. *J Appl Toxicol* 2019; 39: 556-70.
 - 34- Chandel NS, McClintock DS, Feliciano CE, Wood TM, Melendez JA, Rodriguez AM, *et al.* Reactive oxygen species generated at mitochondrial complex III stabilize hypoxia-inducible factor-1alpha during hypoxia: a mechanism of O2 sensing. *J Biol Chem* 2000; 275: 25130-8.
 - 35- Wu D, Yotnda P. Induction and testing of hypoxia in cell culture. *J Vis Exp* 2011;(54): 2899.
 - 36- Buravkova LB, Andreeva ER, Gogvadze V, Zhivotovsky B. Mesenchymal stem cells and hypoxia: Where are we? *Mitochondrion* 2014; 19: 105-12.
 - 37- Bahsoun S, Coopman K, Forsyth NR, Akam EC. The Role of Dissolved Oxygen Levels on Human Mesenchymal Stem Cell Culture Success, Regulatory Compliance, and Therapeutic Potential. *Stem Cells Dev* 2018; 27: 1303-21.
 - 38- Koh MY, Powis G. Passing the baton: The HIF switch. *Trends Biochem Sci* 2012; 37: 364-72.
 - 39- Eliasson P, Rehn M, Hammar P, Larsson P, Sirenko O, Flippin LA, *et al.* Hypoxia mediates low cell-cycle activity and increases the proportion of long-term-reconstituting hematopoietic stem cells during *in vitro* culture. *Exp Hematol* 2010; 38(4): 301-10.
 - 40- Lengner A. Derivation of pre-X inactivation human embryonic stem cells under physiological Cipolleschi MG, Dello Sbarba P, Olivotto M. The role of hypoxia in the maintenance of hematopoietic stem cells. *Blood* 1993; 82(7): 2031-7.
 - 41- Rich IN, Kubanek B. The effect of reduced oxygen tension on colony formation of erythropoietic cells *in vitro*. *Br J Haematol* 1982; 52(4): 579-88.
 - 42- Ivanovic Z, Hermitte F, Brunet de la Grange P. Simultaneous maintenance of human cord blood SCID-repopulating cells and expansion of committed

- progenitors at low O₂ concentration (3%). *Stem Cells* 2004; 22(5): 716-24.
- 43- Eliasson P, Karlsson R, Jönsson JI. Hypoxia expands primitive hematopoietic progenitor cells from mouse bone marrow during *in vitro* culture and preserves the colony-forming ability. *J Stem Cells* 2006; 1(4): 247-57.
 - 44- Shima H, Takubo K, Iwasaki H. Reconstitution activity of hypoxic cultured human cord blood CD34-positive cells in NOG mice. *Biochem Biophys Res Commun* 2009; 378(3): 467-72.
 - 45- Jing D, Wobus M, Poitz DM, Bornhäuser M, Ehninger G, Ordemann R. Oxygen tension plays a critical role in the hematopoietic microenvironment *in vitro*. *Haematologica* 2012; 97(3): 331-9
 - 46- Cipolleschi MG, Roviada E, Ivanovic Z, Praloran V, Olivotto M, Dello Sbarba P. The expansion of murine bone marrow cells preincubated in hypoxia as an *in vitro* indicator of their marrow-repopulating ability. *Leukemia* 2000; 14: 735-9.
 - 47- Matilda Rehn. The Hypoxic Hematopoietic Stem Cell Niche: Consequences of Hypoxia-induced Transcription on Stem Cell Fate [dissertation]. Lund University; 2011. p. 71.
 - 48- Mantel CR, O'Leary HA, Chitteti BR, Huang X, Cooper S, Hangoc G, *et al.* Enhancing Hematopoietic Stem Cell Transplantation Efficacy by Mitigating Oxygen Shock. *Cell* 2015; 161(7): 1553-65.
 - 49- Wang X, Cooper S, Broxmeyer HE, Kapur R. Nuclear translocation of TFE3 under hypoxia enhances the engraftment of human hematopoietic stem cells. *Leukemia* 2022; 36(8): 2144-8.
 - 50- Roy S, Tripathy M, Mathur N, Jain A, Mukhopadhyay A. Hypoxia improves expansion potential of human cord blood-derived hematopoietic stem cells and marrow repopulation efficiency. *Eur J Haematol* 2012; 88(5): 396-405.
 - 51- Kobayashi H, Morikawa T, Okinaga A, Hamano F, Hashidate-Yoshida T, Watanuki S, *et al.* Environmental Optimization Enables Maintenance of Quiescent Hematopoietic Stem Cells Ex Vivo. *Cell Rep* 2019; 28(1): 145-58.
 - 52- Tiwari A, Wong CS, Nekkanti LP, Deane JA, McDonald C, Jenkin G, *et al.* Impact of Oxygen Levels on Human Hematopoietic Stem and Progenitor Cell Expansion. *Stem Cells Dev* 2016; 25(20): 1604-13.
 - 53- Hermitte F, Brunet de la Grange P, Belloc F, Praloran V, Ivanovic Z. Very low O₂ concentration (0.1%) favors G0 return of dividing CD34+ cells. *Stem Cells* 2006; 24(1): 65-73.
 - 54- Mohammadali F, Abroun S, Atashi A. Mild hypoxia and human bone marrow mesenchymal stem cells synergistically enhance expansion and homing capacity of human cord blood CD34+ stem cells. *Iran J Basic Med Sci* 2018; 21(7): 709-16.
 - 55- Tursky ML, Collier FM, Ward AC. Systematic investigation of oxygen and growth factors in clinically valid ex vivo expansion of cord blood CD34+ hematopoietic progenitor cells. *Cytotherapy* 2012; 14(6): 679-85.
 - 56- Song K1, Zhao G, Liu T, Zhang L, Ma X, Liu J, *et al.* Effective expansion of umbilical cord blood hematopoietic stem/progenitor cells by regulation of microencapsulated osteoblasts under hypoxic condition. *Biotechnol Lett* 2009; 31(7): 923-8
 - 57- Andreeva ER, Andrianova IV, Sotnezova EV, Buravkov SV, Bobyleva PI, Romanov YA, *et al.* Human Adipose-Tissue Derived Stromal Cells in Combination with Hypoxia Effectively Support Ex Vivo Expansion of Cord Blood Haematopoietic Progenitors. *PLoS ONE* 2015; 10(4): e0124939.
 - 58- Kelly SS, Sola CB, de Lima M, Shpall E. Ex vivo expansion of cord blood. *Bone Marrow Transpl* 2009; 44(10): 673-81.
 - 59- Kiani AA, Abdi J, Halabian R, Roudkenar MH, Amirzadeh N, Soleiman Soltanpour M, *et al.* Over expression of HIF-1 α in human mesenchymal stem cells increases their supportive functions for hematopoietic stem cells in an experimental co-culture model. *Hematology* 2014; 19(2): 85-98.
 - 60- Moirangthem RD, Singh S, Adsul A, Jalnapurkar S, Limaye L, Kale VP. Hypoxic niche-mediated regeneration of hematopoiesis in the engraftment window is dominantly affected by oxygen tension in the milieu. *Stem Cells Dev* 2015; 24(20): 2423-36.
 - 61- Minguell JJ, Erices A, Conget P. Mesenchymal stem cells. *Exp Biol Med* (Maywood) 2001; 226(6): 507-20.
 - 62- da Silva Meirelles L, Chagastelles PC, Nardi NB. Mesenchymal stem cells reside in virtually all post-natal organs and tissues. *J Cell Sci* 2006; 119(Pt 11): 2204-13.
 - 63- Krampera M, Pizzolo G, Aprili G, Franchini M. Mesenchymal stem cells for bone cartilage tendon and skeletal muscle repair. *Bone* 2006; 39(4): 678-83.
 - 64- Rojewski MT, Weber BM, Schrezenmeier H. Phenotypic Characterization of Mesenchymal Stem Cells from Various Tissues. *Transfus Med Hemother* 2008; 35(3): 168-84.
 - 65- Charbord P, Casteilla L. Human mesenchymal stem cell biology. *Med Sci* 2011; 27(3): 261-7. [Article in French]
 - 66- Barreto-Duran E, Mejia-Cruz CC, Jaramillo-Garcia LF, Leal-Garcia E, Barreto-Prieto A, Rodriguez-Pardo VM. 3D Multicellular Spheroid for the Study of Human Hematopoietic Stem Cells: Synergistic Effect Between Oxygen Levels, Mesenchymal Stromal Cells and Endothelial Cells. *J Blood Med* 2021; 12: 517-28.
 - 67- Bangheng Liu ab, Chao Tao b, Zhonglian Wu c, Hang Yao c and Dong-An Wang. Engineering strategies to achieve efficient *in vitro* expansion of haematopoietic stem cells: development and improvement. *J Mater Chem B* 2022; 10: 1734-53.
 - 68- Muz B, Khan MN, Kiriakidis S, Paleolog EM. The role of hypoxia and HIF-dependent signalling events in rheumatoid arthritis. *Arthritis Res Ther* 2009; 11: 201.
 - 69- Khan WS, Adesida AB, Hardingham TE. Hypoxic conditions increase hypoxia-inducible transcription factor 2 α and enhance chondrogenesis in stem cells from the infrapatellar fat pad of osteoarthritis patients. *Arthritis Res Ther* 2007; 9: R55.
 - 70- Kaluz S, Kaluzová M, Stanbridge EJ. Regulation of gene expression by hypoxia: Integration of the HIF-transduced hypoxic signal at the hypoxia-responsive element. *Clin Chim Acta* 2008; 395: 6-13.
 - 71- Berchner-Pfannschmidt U, Frede S, Wotzlaw C, Fandrey J. Imaging of the hypoxia-inducible factor

- pathway: Insights into oxygen sensing. *Eur Respir J* 2008; 32: 210-7
- 72- Huang LE, Bunn HF. Hypoxia-inducible Factor and Its Biomedical Relevance. *J Biol Chem* 2003; 278: 19575-8.
 - 73- Yang M, Su H, Soga T, Kranc KR, Pollard PJ. Prolyl hydroxylase domain enzymes: important regulators of cancer metabolism. *Hypoxia (Auckl)* 2014; 2: 127-42.
 - 74- Jewell UR, Kvietikova I, Scheid A, Bauer C, Wenger RH, Gassmann M. Induction of HIF-1alpha in response to hypoxia is instantaneous. *FASEB J* 2001; 15(7): 1312-4.
 - 75- Takubo K, Goda N, Yamada W, Iriuchishima H, Ikeda E, Kubota Y, *et al.* Regulation of the HIF-1alpha level is essential for hematopoietic stem cells. *Cell Stem Cell* 2010; 7(3): 391-402.
 - 76- Guitart AV, Subramani C, Armesilla-Diaz A, Smith G, Sepulveda C, Gezer D, *et al.* Hif-2alpha is not essential for cell-autonomous hematopoietic stem cell maintenance. *Blood* 2013; 122(10): 1741-5.
 - 77- Rouault-Pierre K, Lopez-Onieva L, Foster K, Anjos-Afonso F, Lamrissi-Garcia I, Serrano-Sanchez M, *et al.* HIF-2alpha protects human hematopoietic stem/progenitors and acute myeloid leukemic cells from apoptosis induced by endoplasmic reticulum stress. *Cell Stem Cell* 2013; 13(5): 549-63.
 - 78- Scortegagna M, Morris MA, Oktay Y, Bennett M, Garcia JA. The HIF family member EPAS1/ HIF-2alpha is required for normal hematopoiesis in mice. *Blood* 2003; 102(5): 1634-40.
 - 79- Singh RP, Franke K, Kalucka J, Mamlouk S, Muschter A, Gembarska A, *et al.* HIF prolyl hydroxylase 2 (PHD2) is a critical regulator of hematopoietic stem cell maintenance during steady state and stress. *Blood* 2013; 121(26): 5158-66.
 - 80- Kranc KR, Schepers H, Rodrigues NP, Bamforth S, Villadsen E, Ferry H, *et al.* Cited2 is an essential regulator of adult hematopoietic stem cells. *Cell Stem Cell* 2009; 5(6): 659-65.
 - 81- Huang X, Trinh T, Aljoufi A, Broxmeyer HE. Hypoxia Signaling Pathway in Stem Cell Regulation: Good and Evil. *Curr Stem Cell Rep* 2018; 4(2): 149-57.
 - 82- Scortegagna M, Morris MA, Oktay Y, Bennett M, Garcia JA. The HIF family member EPAS1/HIF-2alpha is required for normal hematopoiesis in mice. *Blood* 2003; 102(5): 1634-40.
 - 83- Scadden, D.T. The stem-cell niche as an entity of action. *Nature* 2006; 441: 1075-9.
 - 84- Discher DE, Mooney DJ, Zandstra PW. Growth Factors, Matrices, and Forces Combine and Control Stem Cells. *Science* 2009; 324: 1673-7.
 - 85- Lane SW, Williams DA, Watt FM. Modulating the stem cell niche for tissue regeneration. *Nat Biotechnol* 2014; 32: 795-803.
 - 86- Mas-Bargues C, Sanz-Ros J, Román-Domínguez A, Inglés M, Gimeno-Mallench L, *et al.* Relevance of Oxygen Concentration in Stem Cell Culture for Regenerative Medicine. *Int J Mol Sci* 2019; 20: 1195.
 - 87- Samal JRK, Rangasami VK, Samanta S, Varghese OP, Oommen OP. Discrepancies on the Role of Oxygen Gradient and Culture Condition on Mesenchymal Stem Cell Fate. *Adv Healthc Mater* 2021; 10(6): e2002058.
 - 88- Kim H, Jang H, Kim TW, Kang BH, Lee SE, Jeon YK, *et al.* Core Pluripotency Factors Directly Regulate Metabolism in Embryonic Stem Cell to Maintain Pluripotency: ESC Metabolism by Core Pluripotency Factors. *Stem Cells* 2015; 33: 2699-711.
 - 89- Boyer LA, Lee TI, Cole MF, Johnstone SE, Levine SS, Zucker JP, *et al.* Core Transcriptional Regulatory Circuitry in Human Embryonic Stem Cells. *Cell* 2005; 122: 947-56.
 - 90- Murugesan, M. Premkumar, K. Hypoxia stimulates microenvironment in human embryonic stem cell through inflammatory signalling: An integrative analysis. *Biochem Biophys Res Commun* 2018; 498: 437-44.
 - 91- Zhang, W. Sui, Y, Ni, J. Yang, T. Insights into the Nanog gene: A propeller for stemness in primitive stem cells. *Int J Biol Sci* 2016; 12: 1372-81.
 - 92- Son MY, Choi H, Han YM, Cho YS. Unveiling the critical role of REX1 in the regulation of human stem cell pluripotency. *Stem Cells* 2013; 31: 2374-87.
 - 93- Amiri F, Kiani AA, Bahadori M, Roudkenar MH. Co-culture of mesenchymal stem cell spheres with hematopoietic stem cells under hypoxia: a cost-effective method to maintain self-renewal and homing marker expression. *Mol Biol Rep* 2022; 49(2): 931-41.
 - 94- Zhao D, Liu L, Chen Q, Wang F, Li Q, Zeng Q, *et al.* Hypoxia with Wharton's jelly mesenchymal stem cell coculture maintains stemness of umbilical cord blood-derived CD34+ cells. *Stem Cell Res Ther* 2018; 9(1): 158.
 - 95- Mohammadali F, Abroun S, Atashi A. Combined mild hypoxia and bone marrow mesenchymal stem cells improve expansion and HOXB4 gene expression of human cord blood CD34+ stem cells. *Arch Biol Sci* 2018; 70(3): 433-41.
 - 96- Zhang Y, Gao Y. Novel chemical attempts at ex vivo hematopoietic stem cell expansion. *Int J Hematol* 2016; 103: 519-29.
 - 97- Sauvageau G, Lansdorp PM, Eaves CJ, Hogge DE, Dragowska WH, Reid DS, *et al.* Differential expression of homeobox genes in functionally distinct CD34+ subpopulations of human bone marrow cells. *Proc Natl Acad Sci USA* 1994; 91: 12223-7.
 - 98- Pineault N, Helgason CD, Lawrence HJ, Humphries RK. Differential expression of Hox, Meis1, and Pbx1 genes in primitive cells throughout murine hematopoietic ontogeny. *Exp Hematol* 2002; 30: 49-57.
 - 99- Antonchuk J, Sauvageau G, Humphries RK. HOXB4 overexpression mediates very rapid stem cell regeneration and competitive hematopoietic repopulation. *Exp Hematol* 2001; 29: 1125-34.
 - 100- Thorsteinsdottir U, Sauvageau G, Humphries RK. Enhanced *in vivo* regenerative potential of HOXB4-transduced hematopoietic stem cells with regulation of their pool size. *Blood* 1999; 94: 2605-12.
 - 101- Antonchuk J, Sauvageau G, Humphries RK. HOXB4-induced expansion of adult hematopoietic stem cells ex vivo. *Cell* 2002; 109: 39-45.
 - 102- Kumar S, Geiger H. HSC Niche Biology and HSC Expansion Ex Vivo. *Trends Mol Med* 2017; 23(9): 799-819.
 - 103- Iriuchishima H, Takubo K, Matsuoka S, Onoyama I, Nakayama KI, Nojima Y, Suda T. Ex vivo

- maintenance of hematopoietic stem cells by quiescence induction through *Fbxw7a* overexpression. *Blood* 2011; 117(8): 2373-7.
- 104- Dausinas Ni P, Hartman M, Slack J, Basile C, Liu S, Wan J, *et al* . Novel differential calcium regulation of hematopoietic stem and progenitor cells under physiological low oxygen conditions. *J Cell Physiol* 2023; 238(7): 1492-1506.
 - 105- Möhl R, Bautz F, Rafii S, Moore MA, Brugger W, Kanz L. The chemokine receptor CXCR-4 is expressed on CD34+ hematopoietic progenitors and leukemic cells and mediates transendothelial migration induced by stromal cell-derived factor-1. *Blood* 1998; 91: 4523-30.
 - 106- Grunewald M, Avraham I, Dor Y, Bachar-Lustig E, Itin A, Jung S, *et al*. VEGF-induced adult neovascularization: recruitment, retention, and role of accessory cells. *Cell* 2006; 124: 175-89.
 - 107- Walter DH, Haendeler J, Reinhold J, Rochwalsky U, Seeger F, Honold J, *et al*. Impaired CXCR4 signaling contributes to the reduced neovascularization capacity of endothelial progenitor cells from patients with coronary artery disease. *Circ Res* 2005; 97: 1142-51.
 - 108- Denning-Kendall P, Singha S, Bradley B, Hows J. Cytokine Expansion Culture of Cord Blood CD34+Cells Induces Marked and Sustained Changes in Adhesion Receptor and CXCR4 Expressions. *Stem Cells* 2003; 21(1): 61-70.
 - 109- Voermans C, Kooi ML, Rodenhuis S, van der Lelie H, van der Schoot CE, Gerritsen WR. *In vitro* migratory capacity of CD34+ cells is related to hematopoietic recovery after autologous stem cell transplantation. *Blood* 2001; 97(3): 799-804.
 - 110- Bhatia M, Wang JC, Kapp U, Bonnet D, Dick JE. Purification of primitive human hematopoietic cells capable of repopulating immunodeficient mice. *Proc Natl Acad Sci USA* 1997; 94: 5320-5.
 - 111- Bryder D, Jacobsen SE. Interleukin-3 supports expansion of long-term multilineage repopulating activity after multiple stem cell divisions *in vitro*. *Blood* 2000; 96: 1748-55.
 - 112- Piacibello W, Gammaitoni L, Bruno S, Gunetti M, Fagioli F, Cavalloni G, *et al*. Negative influence of IL3 on the expansion of human cord blood *in vivo* long-term repopulating stem cells. *J Hematother Stem Cell Res* 2000; 9: 945-56.
 - 113- Tang YL, Zhu W, Cheng M, Chen L, Zhang J, Sun T, *et al*. Hypoxic preconditioning enhances the benefit of cardiac progenitor cell therapy for treatment of myocardial infarction by inducing CXCR4 expression. *Circ Res* 2009; 104: 1209-16.
 - 114- Speth JM, Hoggatt J, Singh P, Pelus LM. Pharmacologic increase in HIF1 α enhances hematopoietic stem and progenitor homing and engraftment. *Blood* 2014; 123(2): 203-7.
 - 115- Staller P, Sulitkova J, Lisztwan J, Moch H, Oakeley EJ, Krek W. Chemokine receptor CXCR4 downregulated by von Hippel-Lindau tumour suppressor pVHL. *Nature* 2003; 425(6955): 307-11.
 - 116- Sushmita Roy, Manjul Tripathy, Nitin Mathur, Asish Jain, Asok Mukhopadhyay. Hypoxia improves expansion potential of human cord blood-derived hematopoietic stem cells and marrow repopulation efficiency. *Eur J Haematol* 2012; 88(5): 396-405.