

فراصوت کم‌توان، تکثیر و اندیکس‌های رشد سلول‌های بنیادی بالغین

خلاصه

مقدمه: هدف از این مطالعه بررسی اثر فراصوت کم‌توان بر تکثیر و اندیکس‌های رشد در سلول‌های بنیادی جداسده از مغز استخوان رت در محیط آزمایشگاهی است.

روش بررسی: موج فراصوت در مد پیوسته با فرکانس 3MHz و با شدت $I_p/I_{Ave}=355 \text{ mW/cm}^2$ استخوان از استخوان‌های فمور و تیبیا رت گرفته شد و در محیط حاوی سرم جنین گاوی کشت داده شد. سلول‌های خالص شده پاسار سوم تحت تابش فراصوت قرار گرفت و در طی دوره هفت‌روزه کشت تکثیر شد و اندیکس‌های رشد آن‌ها بهوسیله محسنه دوبرابر شدگی جمعیتی (PDN) و نیز رسم منحنی رشد مورد بررسی قرار گرفت. هر آزمایش سه بار و برای

ده نمونه تکرار شد و میانگین نتایج بهوسیله نرم افزار SPSS نسخه ۱۶ مورد ارزیابی قرار گرفت.

یافته‌ها: داده‌های منحنی رشد، افزایش معنی‌داری را در گروه فراصوت نسبت به کنترل نشان می‌دهد ($p < 0.004$) داده‌های دوبرابر شدگی جمعیتی در گروه فراصوت $5/79 \pm 17/39$ و در گروه کنترل $14/08 \pm 4/69$ با $p < 0.005$ بود. سلول‌های مورد استفاده به راحتی به رده‌های استخوانی و چربی تمایز داشتند که نمایانگر ماهیت بنیادی آن‌ها بود.

بحث و نتیجه گیری: درکل، پیشنهاد می‌شود که LIUS توانایی بهبود و پیشبرد تکثیر و اندیکس‌های رشد سلول‌های MSc را در شرایط آزمایشگاهی دارد.

واژه‌های کلیدی: فراصوت کم‌توان، سلول بنیادی مزانشیمی، تکثیر، اندیکس‌های رشد

داریوش همراهی^۱

حمدیم گورانی^۲

محمددرضا باغان اسلامی نژاد^۳

محمدباقر شیران^۴

لیلا روحي^۵

اکارشناسی ارشد فیزیک پزشکی، پژوهشگاه روانی
پژوهشگاه روانی، گروه زنیتیک

دکترای علوم شریعی، پژوهشگاه روانی، گروه سلول‌های بین‌آges بالغین

دکترای فیزیک پزشکی، گروه فیزیک پزشکی دانشگاه علوم پزشکی تهران

دکترای زیست‌شناسی تکونین جانوری، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد شهرکرد

نویسنده مسئول: محمدباقر شیران، گروه فیزیک و مهندس پزشکی

دانشگاه علوم پزشکی و خدمات درمانی تهران، تلفن: ۰۲۶۲۶۴۷

mshiran@tums.ac.ir

مقدمه

[۱-۱۲]. تحقیقات انجام شده در این زمینه توسط Chapman نشان داده است که فراصوت توانایی افزایش ورود و خروج یون پتاسیم را به درون سلول دارا می‌باشد [۱۳]. Ryaby و همکاران نشان داده‌اند که فراصوت باعث افزایش میزان کلسیم در فرآیندهای رشد و تمایز سلول‌های کشت‌شده غضروف و استخوان و نیز افزایش نرخ متabolism آن‌ها در محیط کشت می‌شود [۱۴-۱۶]. افزایش این پیامبر ثانویه در سلول باعث افزایش فعالیت آدنیلات سیکلаз و TGF-β و سنتز استئوبلاستها خواهد شد [۱۶]. Wu و همکاران با اثر دادن فراصوت بر سلول‌های غضروف نشان دادند که موجب افزایش بیان و تنظیم زن پروتئولیکان و افزایش نرخ ترمیم آن خواهد شد [۱۷]. از طرفی با پیشرفت روز افزون دانش زیست‌شناسی و پزشکی و کشف سلول‌های بنیادی، انقلابی در مهندسی بافت و طب ترمیمی به وجود آمده است [۱۸-۲۱] و [۲۲]. سلول‌های بنیادی بالغین با توجه به در دسترس بودن، قابلیت کشت بالا و توان تمایزی مناسب به عنوان منبع مناسبی در طب ترمیمی به شمار می‌روند [۲۱ و ۲۲]. در این میان سلول‌های مزانشیمی مغز استخوان از اهمیت ویژه‌ای برخوردارند، زیرا تقریباً در تمام گونه‌ها

نوسانات مکانیکی یکی از فاکتورهای اساسی در پیشبرد تکثیر، رشد و تمایز سلول‌ها در پیوند سلولی و بافت به شمار می‌آیند [۱]. روش‌های مختلفی برای نیل به این هدف مورد استفاده قرار گرفته‌اند که ازان جمله می‌توان به اعمال بار مکانیکی، استفاده از لرزاندها و موج فراصوت کم‌توان اشاره نمود [۱ و ۲]. امواج فراصوت کم‌توان در مهندسی بافت به عنوان یک عامل مؤثر کاربردی نقش مهمی را ایفاء می‌کند. این امواج توانایی افزایش بیان زن‌های خاص وابسته به تکثیر، توان زیستی و تمایزی سلول‌های مختلف را دارا می‌باشند [۱، ۳ و ۴]. در برخورد با دیگر میکرووارگانیسم‌ها نیز امواج فراصوت قابلیت خود را در افزایش تکثیر و رشد نشان داده‌اند [۵]. از امواج فراصوت به عنوان کمیت فیزیکی غیرتھاجمی در مصارف پزشکی نیز استفاده می‌شود [۶]. نشان داده شده است که امواج فراصوت کم‌توان توان توانایی ترمیم شکستگی‌های استخوانی را به صورت معنی‌داری افزایش می‌دهند [۷]. آنچه که از مطالعه برهمکنش فراصوت با رده‌های سلولی مختلف برآمده آید این است که امواج، توانایی افزایش بیان زن‌های مختلف نظری پروتئولیکان‌ها، انواع مختلف کلاژن و ... را دارا می‌باشند

ترموکوپل نوع T با ضخامت حدود ۵/۰ میلی‌متر استفاده شد. بعد از یافتن آزمایش بر مبنای ثابت بودن دمای درون ظرف کشت در ناحیه LAM و در پلیت ۱۲ چاهکی به دست آمد (کمتر از ۱ درجه سانتی‌گراد افزایش دما مجاز بود). علت استفاده از ظرف کشت ۱۲ چاهکی انطباق آن با ابعاد میدان فرآصوت بود. برای اطمینان از صحت آزمایش، دما در دو طرف درون و بیرون چاهک و نیز در ۲ میلی‌متری کف آن در محیط آب برای شدت انتخاب شده (۳۵۵ mW.cm⁻²).^[۹]

رسم منحنی رشد (Growth Curve):

سلول‌های تقریباً خالص از پاساژ دوم با تخلیه محیط رویی دوبار به‌وسیله محلول PBS شسته شدند و سپس تحت اثر آنزیم تریپسین از کف ظرف جدا شدند. پس از شمارش سلولی توسط لام نئوبار، تعداد ۲۰۰۰ سلول در هر چاهک از ظرف کشت ۱۲ چاهکی محتوی محیط کشت ۱۵ درصد DMEM +FCS کشت داده شدند و در شرایط دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد و ۵ درصد CO₂ و رطوبت ۸۰ درصد در انکوپاتور نگهداری شدند. به سلول‌ها مدت ۲۴ ساعت فرستاده شد تا به کف ظرف کشت خود بچسبند. برای هر نمونه، نمونه روزکنترل نیز لحاظ شد و نمونه مورد آزمایش تحت تابش امواج فرآصوت قرار گرفت. محیط سلول‌ها هر دو روز یکبار تا پایان آزمایش در هر دو گروه کنترل و شاهد تعویض شد و محیط تازه در اختیار سلول‌ها قرار گرفت. در اتمام هر روز و به مدت ۷ روز پی‌درپی سلول‌ها مجدداً تریپسینه شدند و به‌وسیله لام نئوبار شمارش می‌شدند.

دوبرابر شدگی جمعیتی و دوبرابر شدگی جمعیتی کل (Population Doubling and Total Population Doubling Number):

دوبرابر شدگی جمعیتی کمیتی است که نشان‌دهنده تعداد دفعات دوبرابر شدن یک سلول در یک دوره کشت می‌باشد [۳۵]. برای به دست آوردن مقدار آن با استفاده از اداده‌های یک دوره کشت محدود و دانستن تعداد اولیه و تعداد سلول‌ها در انتهای دوره با فرمول ریاضی:

$$PD = \ln \frac{N}{N_0} \times 3.31$$

به دست می‌آید. که در آن N۰ تعداد اولیه سلول‌ها در ابتدای دوره کشت و N تعداد شمارش شده سلول‌ها در هر روز شمارش کشت خواهد بود. دوبرابر شدگی جمعیتی کل با استفاده از فرمول فوق و تنها با جایگذاری N به عنوان تعداد کل نهایی سلول‌ها به دست خواهد آمد.

بررسی ماهیت بنیادی مزانشیمی سلول‌ها:

سلول‌های پاساژ سوم برای بررسی ماهیت بنیادی مزانشیمی به دو رده استخوان و چربی در محیط‌های القاء تمایزی به مدت ۲۱ روز تمایز داده شدند. رنگ‌آمیزی آلبازیرین رد و تکنیک RT-PCR برای زن‌های آلکالین فسفاتاز، استئوکلسین و استئوپونتین برای بررسی تمایز به

به‌وفور یافت می‌شوند و اولین کاندید برای جداسازی و استفاده در پیوند به ویژه بافت استخوان می‌باشند [۲۳]. توجه خاص به کوتاه نمودن پروسه کشت در این سلول‌ها از دیرباز دغدغه محققان بوده است. چنانکه در این مورد از مواد شیمیایی بسیاری کمک گرفته شده است [۲۳، ۲۴ و ۲۵-۳۳] در این راستا هدف از انجام این تحقیق استفاده از فرآصوت به عنوان یک کمیت فیزیکی ارزان و در دسترس به عنوان عامل پیشبرنده رشد و افزاینده تکثیر با هدف کاهش مدت زمان دوره کشت می‌باشد.

روش بررسی

کشت و جداسازی سلول‌های مزانشیمی:

تعداد ۱۰ اسر رت، نژاد Wistar، با سن تقریبی ۸-۱۰ هفته به‌وسیله کلروفرم بیوهش شدند و استخوان‌های فمور و تیبیا جدا گردید. بافت DMEM (Dulbecco's Minimum Essential Medium. Gibco. USA) دراز تیبیا و فمور به روش Flashing جدا شد و در داخل یک لوله حاوی ۱۳ میلی‌لیتر محیط DMEM و آنتی‌بیوتیک قرار گرفت. سلول‌های فوق پس از یکبار سانتریفیوژ با دور ۱۲۰۰ در دقیقه و به مدت ۵ دقیقه به یک فلاسک ۷۵ سانتی‌متر مربع حاوی ۱۲ میلی‌لیتر محیط DMEM محتوی آنتی‌بیوتیک و ۱۵ درصد FBS منتقل شدند و در شرایط ۵ درصد CO₂ و دمای ۳۵ درجه سانتی‌گراد و رطوبت اشباع کشت داده شدند. ۴۸ ساعت پس از آغاز کشت، سلول‌های غیرچسبنده با انجام تعویض محیط و شستشو با PBS+ دور ریخته شدند و پس از آن محیط سلول‌ها ۲ روز یکبار تعویض شد. ۱۰ روز پس از آغاز کشت، ۹۰-۸۰ درصد کف ظرف پر از سلول شد که در این زمان اولین پاساژ سلولی انجام گرفت. سلول‌ها تا سه پاساژ با هدف رسیدن به جمعیتی تقریباً خالص از rMSCs پیش برده شدند و از سلول‌های پاساژ سوم برای انجام طرح استفاده شد.

تابش فرآصوت:

دستگاه فرآصوت مدل Phyaction 190i, Germany با فرکانس ۳MHz برای کاهش و حذف پدیده حفره‌سازی انتخاب شد [۶]. کالیبراسیون منبع فرآصوت با استفاده از روش فشار تابشی انجام شد. در این روش با استفاده از یک ترازوی با دقت بالا (حدود ۰/۰۰۱ گرم) فشار تابشی موج فرآصوت اندازه‌گیری گردید. ناحیه دورترین فاصله محوری با استفاده از کاغذ و رنگ به دست آمد و از شکل به دست آمده برای میدان فرآصوت برای محاسبه بیشترین شدت (PeakIntensity) استفاده شد [۳۳]. برای یافتن منطقه دقیق آن از

Primers of Osteogenic genes	Osteopontin	Forward	5'-GATTATAGTGACACAGAC-3' 287 bp
	Osteopontin	Reverse	5'-AGCAGGAATACTAAGTCG-3'
	Osteocalcin	Forward	5'-GTCACACAGCAACTCG-3' 381 bp
		Reverse	5'-CCAAAGCTGAAGCTGCCG-3'
	Alkaline phosphatase	Forward	5'-CGGACCCTGCCTTACCAACTCATTTGTG-3'
		Reverse	5'-CGCACGCGATGCAACACCACTCAGG-3' 396 bp
	PPAR-alpha	Forward	5'-CCCTGCCTCCCTGTGAAGTGAC-3' 363 bp
		Reverse	5'-GGGACTCATCTGTACTGGTGGGG-3'
	PPAR-gamma2	Forward	5'-GGTGAACACTCTGGGAGATCCC-3' 400 bp
		Reverse	5'-CTCCATCTGCCACGGGCT-3'
	C/EBP-alpha	Forward	5'-ACGTGGAGACGCAGCAGAA-3' 340 bp
		Reverse	5'-AGGCGGTATTGTCAGTGG-3'
Housekeeping gene	GAPDH	Forward	5'-TCGGTGTGAACGGATTG-3'
		Reverse	5'-ACTCCACGACATACTCAGCAC-3' 612 bp

جدول ۱: توالی پرایمرهای مورد استفاده در طرح

و مقدار PD کل در نمونه فراصوت $5/79 \pm 17/3924$ و برای نمونه کنترل مقدار آن برابر $14/07819 \pm 4/69$ بود ($p \leq 0/04$) (شکل ۳). بررسی ماهیت تمایزی سلول‌های بنیادی: رنگ آمیزی Oil-Red برای نمایش تمایز به چربی و رنگ آمیزی

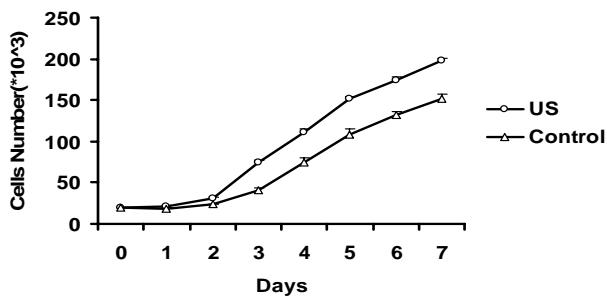
استخوان و رنگ آمیزی اویل رد و تکنیک RT-PCR برای ژن‌های PPAR- α , PPAR- γ , C/EBP- α استفاده شد [۳۵]. توالی پرایمرهای مورد استفاده در طرح در جدول ۱ آمده است.

آزمون آماری و حجم نمونه:

تعداد ۱۰ نمونه در سلول در این تحقیق مورد استفاده قرار گرفت و هر نمونه دارای سه تکرار بود. درنهایت میانگین داده‌ها با استفاده از آزمون آماری t-test مورد بررسی و آنالیز قرار گرفت. نرمافزار مورد استفاده SPSS نسخه ۱۶ بود.

نتایج

منحنی رشد:



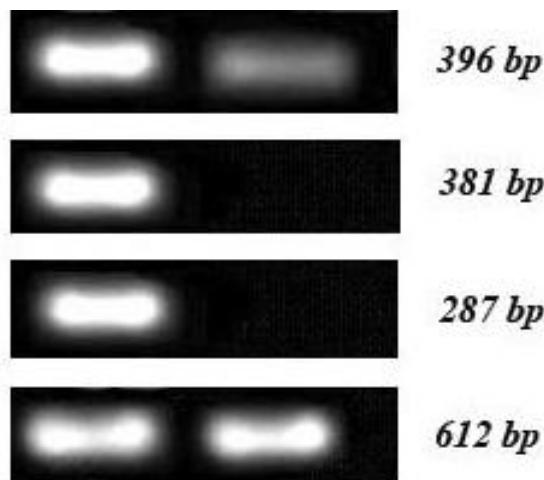
شکل ۱: منحنی رشد سلول‌های بنیادی تحت تأثیر فراصوت در دوره ۷ روزه کشت ($I=355\text{mW/cm}^2$, Frequency=3MHz)

Alizarin-Red برای بررسی تمایز به استخوان مؤید ماهیت بنیادی سلول‌های مورد استفاده در طرح بود (شکل الف و ب) [۴]. نتایج RT-PCR مکمل قطعیت تمایز به دو رده استخوان و چربی بود (شکل ۵).

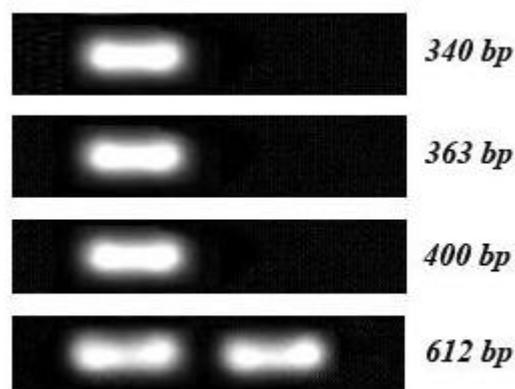
اختلاف معنی‌داری میان میزان رشد سلول‌ها در دو گروه فراصوت و کنترل وجود دارد ($p \leq 0/05$). در این پاساز سلول‌های گروه فراصوت دارای فاز lag تقریباً مشابهی بودند. فاز log در گروه فراصوت با شبیه تندتری نسبت به گروه کنترل نشان داده شد و تقریباً از روز ششم به فاز plateau رسید، این درصورتی بود که در گروه کنترل فاز log از شبیب کمتری برخوردار بود و نیز دیرتر به فاز plateau رسید (شکل ۱).

دوبابر شدگی جمعیتی:

مقدار PD برای نمونه کنترل $5/63 \pm 0/06$ و برای نمونه فراصوت $6/71 \pm 0/05$ ، اختلاف آن‌ها نیز معنی‌دار بود (شکل ۲).



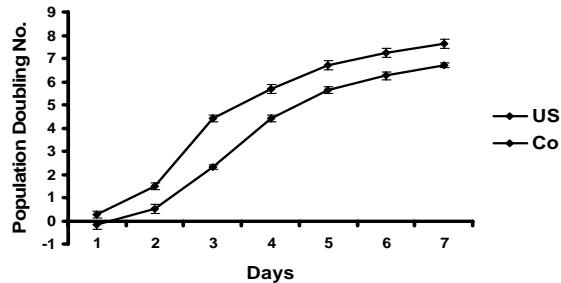
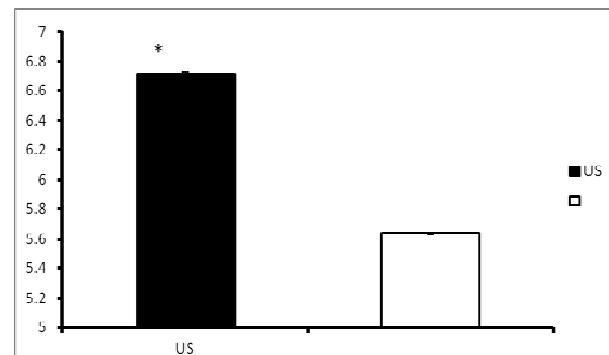
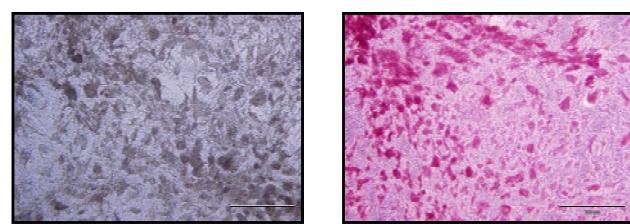
شکل ۵: (الف) نتایج RT-PCR نمایانگر تمایز به استخوان



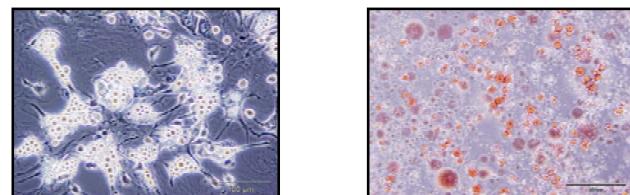
شکل ۵: (ب) نتایج RT-PCR نمایانگر تمایز به چربی

بحث و نتیجه گیری

استفاده از امواج فراصلوت در شرایط آزمایشگاهی و تحقیقات در مورد شکستگی‌ها بر روی مدل‌های حیوانی مختلف نشان دهنده اثرهای برانگیزشی انرژی این امواج بر فعالیت‌های درون سلولی، آزاد شدن سایتوکان‌ها و افزایش سرعت بهبود در شکستگی‌ها می‌باشد [۳۶ و ۳۷]. فرراصوت کم‌توان با افزایش مقدار کلسیم درون سلولی اثر مستقیم خود را بر فرآیندهای فیزیولوژیک سلول خواهد گذاشت که اثر ویژه افزایش کلسیم درون سلولی را اندازی مسیرهای سیگنالی بیان ژن‌های تکثیری است [۳۸، ۷۶ و ۳۹]. در این تحقیق با توجه به حذف اثر حرارتی LIUS، سعی بر بررسی اثر خالص موج فرراصوت بر سلول‌ها بوده است. این اثر را به نام micro streaming گویند [۴۰، ۳۳ و ۴۱]. این اثر با توجه به توانایی انتقال انرژی به وسیله LIUS در محیط

شکل ۲: دوبرابر شدگی جمعیتی سلول‌های بنیادی تحت تأثیر فرراصوت در دوره ۷ روزه کشت
(I=355mW/cm², Frequency=3MHz)شکل ۳: دوبرابر شدگی جمعیتی کل سلول‌های بنیادی تحت تأثیر فرراصوت در دوره ۷ روزه کشت
(I=355mW/cm², Frequency=3MHz)
= *P<0.004

شکل ۴: (الف) تمایز Osteogenic و رنگ‌آمیزی



شکل ۴: (ب) تمایز Adipogenic و رنگ‌آمیزی

mRNA دوره کشت به سلول‌های دارای زن‌های بیان شده در مقیاس و افزایش بهره در مهندسی بافت استخوان دست یافت.

پیشنهادها

در مهندسی بافت استخوان معضل توان زیستی سلول‌های پیوند شده در محل همواره باعث القای آپتووز و کاهش بهره‌وری پیوند شده است. بهنظر می‌رسد در صورت بررسی اثر LIUS بر توان زیستی MSCs بتوان به نتایجی دست یافت که شاید افزایش دهنده میزان بهره‌وری از پیوند باشد.

بیولوژی و in vitro و ایجاد تغییر در ساختارهای فضایی مولکول‌های حیاتی، افزایش میزان کلسیم درون‌سلولی، افزایش مقدار درون‌برد و بروون‌ریز بین‌های دیگر در نهایت باعث افزایش توان تکثیر و اندیکس‌های رشد در سلول‌های بنیادی شده است. در مطالعات قبلی LIUS با شرایط مشابه نشان داده است که توانایی برانگیزش مسیرهای تمایزی به استخوان را در شرایط محیط کشت بدون حضور مواد شیمیایی دارا می‌باشد [۹]. بهنظر می‌رسد با استفاده از LIUS در پروسه کشت و مهندسی بافت استخوان، می‌توان علاوه بر کوتاه نمودن

References

- Takeuchi R. Low-intensity pulsed ultrasound activates the phosphatidylinositol 3 kinase/Akt pathway and stimulates the growth of chondrocytes in three-dimensional cultures: a basic science study. *Arthritis Research & Therapy* 2008; 10.
- Meng QQ. Enhanced antitumor effects of low-frequency ultrasound combined with adriamycin on human leukemia multidrug resistance cell line K562/A02. *Chinese Journal of Cancer* 2008; 27(11): 436-9.
- Tsai WC. Ultrasound stimulation of types I and III collagen expression of tendon cell and upregulation of transforming growth factor beta. *J Orthop Res* 2006; 24(6): 1310-6.
- Iwashina T. Low-intensity pulsed ultrasound stimulates cell proliferation and proteoglycan production in rabbit intervertebral disc cells cultured in alginate. *Biomaterials* 2006; 27(3): 354-61.
- Pitt WG, Ross SA. Ultrasound increases the rate of bacterial cell growth. *Biotechnol Prog* 2003; 19(3): 1038-44.
- Wells PNT, Biomedical Ultrasonics. Academic Press 1977.
- Harle J, Olsen FM, Salih V. Effects of ultrasound on transforming growth factor- β genes in bone cells. *European Cells and Materials* 2005; 10: 70- 7.
- Ding Y. Effect of low-intensity pulsed ultrasound on bone formation during mandible distraction osteogenesis in a canine model--a preliminary study. *J Oral Maxillofac Surg* 2009; 67(11): 2431-9.
- Hamrahi D, Shiran MB, Bagheban Eslaminejad MR, Gourabi H, Rohi L. Effect of low-Intensity Ultrasound on Osteogenic Differentiation of Rat Bone- Marrow Mesenchymal Stem Cell: An in vitro study. *Lasers in Medicine* 2008; 5(2): 6-11.
- Kobayashi Y. Low- intensity pulsed ultrasound stimulates cell proliferation, proteoglycan synthesis and expression of growth factor related genes in human nucleus pulposus cell line. *European Cells and Materials* 2009; 17: 15-22.
- Chan CW. Dose-dependent effect of low-intensity pulsed ultrasound on callus formation during rapid distraction osteogenesis. *J Orthop Res* 2006; 24(11): 2072-9.
- Eberson CP. Effect of low-intensity ultrasound stimulation on consolidation of the regenerate zone in a rat model of distraction osteogenesis. *J Pediatr Orthop* 2003; 23(1): 46-51.
- Chapman IV MN, Tucker S. Ultrasound-induced changes in rates of influx and efflux of potassium ions in rat thymocytes in vitro. *Ultrasound Med Biol* 1980; 6: 47-58.
- Ryaby JT BE, Bendo JA, Dalton PF, Tannenbaum S, Pilla AA. Low intensity pulsed ultrasound increases calcium incorporation in both differentiating cartilage and bone cell cultures. *Trans Orthop Res Soc* 1989; 14.
- Ryaby JT MJ, Pilla AA, Duarte-Alves P. Low-intensity pulsed ultrasound modulates adenylate cyclase activity and transforming growth factor beta synthesis. Brighton CT, Pollack SR, editors *Electromagnetics in medicine and biology*. San Francisco: San Francisco Press 1991; 95-100.
- Ryaby JT MJ, Duarte-Alves P. Low intensity pulsed ultrasound affects adenylate cyclase activity and TGF- β synthesis in osteoblastic cells. *Trans Orthop Res Soc* 1992; 7.
- Wu CC LD, Bolander ME, Bronk J, Kinnick R, Greenleaf JF. Exposure to low intensity ultrasound stimulates aggrecan gene expression by cultured chondrocytes. *Trans Orthop Res Soc* 1996; 21: 622.

18. Bruedigam C. Basic techniques in human mesenchymal stem cell cultures: differentiation into osteogenic and adipogenic lineages, genetic perturbations, and phenotypic analyses. *Curr Protoc Stem Cell Biol* 2011; 1: 3.
19. Catelas I. Human mesenchymal stem cell proliferation and osteogenic differentiation in fibrin gels in vitro. *Tissue Eng* 2006; 12(8): 2385-96.
20. Minguell JJ, Erices A, Conget P. Mesenchymal Stem Cells. Society for Experimental Biology and Medicine 2001; 0037-9727/01- 0507-2266: 507-20.
21. Wang S. Stem-cell-activated organ following ultrasound exposure: better transplant option for organ transplantation. *Med Hypotheses* 2010; 74(1): 147-9.
22. Fickert S. Human mesenchymal stem cell proliferation and osteogenic differentiation during long-term ex vivo cultivation is not age dependent. *J Bone Miner Metab* 2011; 29(2): 224-35.
23. Thibault RA. Osteogenic differentiation of mesenchymal stem cells on pregenerated extracellular matrix scaffolds in the absence of osteogenic cell culture supplements. *Tissue Eng Part A* 2010; 16(2): 431-40.
24. Zhang P. Effects of naringin on the proliferation and osteogenic differentiation of human bone mesenchymal stem cell. *Eur J Pharmacol*, 2009; 607(1-3): 1-5.
25. Gong Z. Influence of culture medium on smooth muscle cell differentiation from human bone marrow-derived mesenchymal stem cells. *Tissue Eng Part A* 2009; 15(2): 319-30.
26. McClure SR. The effect of variable waveform low-intensity pulsed ultrasound in a fourth metacarpal osteotomy gap model in horses. *Ultrasound Med Biol* 2010; 36(8): 1298-305.
27. Narita Y. Effects of transforming growth factor-beta 1 and ascorbic acid on differentiation of human bone-marrow-derived mesenchymal stem cells into smooth muscle cell lineage. *Cell Tissue Res* 2008; 333(3): 449-59.
28. Qian Z, Stoodley P, Pitt WG. Effect of low-intensity ultrasound upon biofilm structure from confocal scanning laser microscopy observation. *Biomaterials* 1996; 17(20): 1975-80.
29. Saito M. Effect of low- and high-intensity pulsed ultrasound on collagen post-translational modifications in MC3T3-E1 osteoblasts. *Calcif Tissue Int* 2004; 75(5): 384-95.
30. Jaiswal RK. Adult human mesenchymal stem cell differentiation to the osteogenic or adipogenic lineage is regulated by mitogen-activated protein kinase. *J Biol Chem* 2000; 275(13): 9645-52.
31. Hildebrandt C, Buth H, Thielecke H. Influence of cell culture media conditions on the osteogenic differentiation of cord blood-derived mesenchymal stem cells. *Ann Anat* 2009; 191(1): 23-32.
32. Costa-Pinto AR. Adhesion, proliferation, and osteogenic differentiation of a mouse mesenchymal stem cell line (BMC9) seeded on novel melt-based chitosan/polyester 3D porous scaffolds. *Tissue Eng Part a* 2008; 14(6): 1049-57.
33. MQK, SM B, WD J. Effect of wave diffraction on the measurement of ultrasonic power output using the radiation force method with a plane reflecting target angled at 45°. *Meas Sci Technol* 1992; 3: 222-7.
34. Gordanov. *Stem Cell Culture Method* Mac Grow Hill Press 2008.
35. Eslaminejad NS, Hosseini RH. Expression of the 1.2 surface antigen increases significantly during the murine mesenchymal stem cells cultivation period. *Dev Growth Differ* 2007; 49: 351-64.
36. Malizos KN. Low-intensity pulsed ultrasound for bone healing: An overview. *Injury, Int. J. Care Injured* 2006; 37: S56-62.
37. Zhou S. Molecular Mechanisms of Low Intensity Pulsed Ultrasound in Human Skin Fibroblasts. *The journal of biological chemistry* 2004; 279(52): 54463-9.
38. Yang KH, Wang SJ. Exposure to low-intensity ultrasound increases aggrecan gene expression in a rat femur fracture model. *J Orthop Res* 1996; 14: 802-9.
39. Chapman IMN, Tucker S. Ultrasound-induced changes in the rates of influx and efflux of potassium ions in rat thymocytes in vitro. *Ultrasound Med Biol* 1980; 6: 47-58.
40. Ryaby JT, Bendo JA. Low intensity pulsed ultrasound increases calcium incorporation in both differentiating cartilage and bone cell cultures. *Trans Orthop Res Soc* 1989; 14:15.
41. Deyne PGD, Kirsch-Volders M. In Vitro Effects of Therapeutic Ultrasound on the Nucleus of Human Fibroblasts. *Physical Therapy* 1995; 75(7): 629- 34.