

# بررسی ماکروسکوپیک و میکروسکوپیک روند استخوانی شدن داخل غضروفی در جنین جوجه

مهران وطنچیان<sup>۱\*</sup>، رضا رنجبر<sup>۲</sup>، بابک محمدیان<sup>۳</sup>

## چکیده

مطالعه سیستم اسکلتی در دوران جنینی و نیز پس از تولد و بلوغ، از دیرباز مورد توجه محققین رشته‌های گوناگونی چون زیست‌شناسی، جنین‌شناسی و باستان‌شناسی بوده است، چراکه به عنوان مثال در شاخه جنین‌شناسی و ناهنجاری‌شناسی، اطلاع از تکوین طبیعی اسکلت در دوران جنینی منجر به پی‌ریزی مطالعات ناهنجاری‌شناسی تجربی خواهد شد. در پژوهش حاضر جهت روشن شدن نحوه بررسی استخوانی شدن داخل غضروفی در استخوان بلند جنین جوجه به عنوان یکی از مدل‌های آزمایشگاهی، مقاطع نازک میکروسکوپی از درشت نی تهیه گردید و با نمونه‌های تهیه شده به روش رنگ آمیزی دوگانه آلیزارین قرمز-آلسين آبی مقایسه گردید. نتایج نشان می‌دهد که در پرنده‌گان بر خلاف پستانداران، تبدیل بافت غضروفی به استخوانی، طی چهار مرحله متوالی شامل: مرحله استراحت، تکثیر، هایپرتروفی و مرحله‌ی استخوانی شدن انجام می‌گیرد و لذا مرحله‌ی آهکی شدن در پرنده‌گان وجود ندارد. در مطالعه‌ی نمونه‌های آماده شده به روش آلیزارین-آلسين، مشخص گردید که بخش‌هایی که حاوی ماتریکس غضروفی هستند، رنگ آبی را به خود می‌گیرند، در حالی که ماتریکس استخوانی قرمز رنگ می‌شود. اما نواحی در درشت نی مشاهده گردید که بی‌رنگ باقی می‌مانند که بین ناحیه‌غضروفی و استخوانی بود و با ناحیه‌های پرترکیبی در مقاطع میکروسکوپیک هماهنگ بود.

**واژگان کلیدی:** جنین جوجه، آلیزارین قرمز، آلسين آبی، استخوانی شدن داخل غضروفی

## مقدمه

پژوهشکی و دامپزشکی، تکامل، باستان‌شناسی و فسیل شناسی بوده است. با نگاهی به روند تشکیل طبیعی قطعات گوناگون اسکلت طی دوران جنینی، می‌توان به بررسی عوامل ناهنجاری زای اسکلتی اعم از مواد شیمیایی و فیزیکی محیطی، داروها و سموم و نیز عوامل متابولیک دست یافت. در این پژوهش، ابتدا به کمک تکنیک رنگ آمیزی دوگانه آلیزارین قرمز-آلسين آبی در استخوان درشت نی - مج پایی جنین جوجه طی دوران

مطالعات مربوط به جنبه‌های گوناگون سیستم اسکلتی بدن در موجودات مختلف از دیرباز مورد توجه محققین رشته‌های مختلفی چون؛ زیست‌شناسی،

۱- گروه زیست‌شناسی دانشکده علوم پایه، دانشگاه بوعلی سینا، همدان  
۲- بخش آناتومی و جنین‌شناسی دانشکده دامپزشکی، دانشگاه شهید چمران اهواز

۳- بخش پاتولوژی دانشکده دامپزشکی، دانشگاه شهید چمران اهواز  
\* -mvat@basu.ac.ir

قاعده‌ی جمجمه ابتدا بشكل یک قالب غضروف شفاف تشکیل می‌شوند و سپس در جنین در حال رشد با استخوان جایگزین می‌شوند. اپی فیز استخوان‌های بلند، قطر بیشتری از دیافیز آنها دارد. استخوانی شدن داخل غضروفی که درون مراکز ثانویه استخوانی شدن انجام می‌گیرد در شکل و اندازه اپی فیز موثر است (۳).

زمانی که قالب غضروفی از عرض و از طول رشد می‌کند، به مرحله‌ای می‌رسد که اکثر رشد آن در نقاط انتهائی قالب غضروفی انجام می‌گیرد. کندروسیت‌ها در ناحیه‌ی میانی قالب بالغ می‌شوند و بزرگ می‌شوند به نحوی که ماده‌ی بین سلولی که بین سلول‌های هایپرترووفی شده، قرار دارد شدیداً ظریف و باریک می‌شود. در همان زمان این کندروسیت‌ها وزیکول‌های ماتریکس را می‌سازند، که این امر شیوه‌ی آن چیزی است که در مورد استئوپلاست‌ها در روند استخوانی شدن داخل غشائی انجام می‌گیرد. در نتیجه‌ی ساخت این وزیکول‌ها، کلسیفیه شدن ماتریکس غضروفی اطراف انجام می‌گیرد. در اثر این کلسیفیه شدن مواد غذایی کافی به کندروسیت‌های هایپرترووفی شده نمی‌رسد و لذا دژنره شده و می‌میرند. در این زمان مویرگ‌های خونی متعددی به پری کندریوم هجوم می‌آورند. در اثر این پدیده لایه‌ی کندروزنیک (Chondrogenic Layer) به یک لایه‌ی استئوژنیک (Osteogenic Layer) تبدیل می‌شود که در سطح قالب غضروفی قرار می‌گیرد. سلول‌های اجدادی استخوان در پرده‌ی پریوستئوم جدید، به استئوپلاست تبدیل می‌شوند و یک پوسته‌ی ظریف استخوانی اطراف بخش میانی قالب غضروفی ساخته می‌شود. نحوه‌ی ساخت این استخوان بروش داخل غشائی است و بنام استخوان یقه استخوان (Collar Bone Or Periosteal Band) یا نوار پریوستی شناخته می‌شود (۵). این روند بنام استخوانی شدن

جنینی، به صورت ماکروسکوپیک تشکیل قالب غضروفی این استخوان‌ها و تبدیل آنها به یک ساختار استخوانی مطالعه شد و سپس با استفاده از تهیه مقاطع نازک و رنگ آمیزی هماتوکسیلین -ائزین، بررسی روند سلولی استخوانی شدن داخل غضروفی به کمک میکروسکوپ نوری انجام گردید.

رشد تکاملی اسکلت در مهره داران با مهاجرت سلول‌ها از ناحیه ستیغ عصبی سری، سومیت‌ها و مزوودرم صفحات جانی، به محل تشکیل آینده استخوان‌ها آغاز می‌شود (در موش بین روزهای ۱۰/۵ تا ۱۲/۵). در این محل مزانشیم متراکم می‌شود و شکل اولیه قسمتی از اسکلت آینده را بوجود می‌آورد (۲۳). انواع استخوان‌های بدن، بدون در نظر گرفتن محل آنها، از دو مسیر تشکیل می‌شوند. در مسیر استخوانی شدن داخل غشایی (Intramembranous Ossification) معدنی شدن مستقیم ماتریکس ترشح شده از استئوپلاست‌ها، انجام می‌گیرد؛ اما در استخوانی شدن داخل غضروفی (Endochondral Ossification) رسوب ماتریکس استخوانی روی ماتریکس غضروفی از پیش موجود انجام می‌گیرد (۲۴). استخوانی شدن، مجموعه پیچیده‌ای از مراحل است که طی آن بافت استخوانی بوجود می‌آید. این بافت استخوانی ابتدا به صورت بافت استخوانی اولیه یا در هم بافته تشکیل می‌شود و سپس با بافت استخوانی ثانویه یا تیغه ای جایگزین می‌شود. این حالت هم در استخوان اسفنجی و هم در استخوان متراکم و در هر دو مسیر استخوانی شدن داخل غشایی و داخل غضروفی رخ می‌دهد (۲ و ۳ و ۵). در مقابل واژه استخوانی شدن، معدنی شدن یا مینرالیزه شدن به معنی رسوب مواد معدنی روی ماتریکس آلى استخوان می‌باشد (۳).

استخوان‌های اندام حرکتی، ستون مهره، لگن و

غضروفی در دو انتهای استخوان به رشد و تکثیر خود به روش بینابینی ادامه می‌دهد تا قالب غضروفی از طول بزرگتر شود. سپس مویرگ‌ها از مرکز اولیه استخوانی شدن به دو انتهای اپی فیزی قالب هجوم می‌برند تا استخوانی شدن در نواحی مرکزی (مدولاری) ادامه پیدا کند. کندروسیت‌ها شبیه به همان ناحیه‌ی آغاز شکل گیری استخوانی تغییر می‌یابند. یقه‌ی استخوانی ضخیم‌تر می‌شود و لذا نیازی به حضور استخوان اولیه در مرکز اولیه استخوانی شدن جهت حمایت از قالب نمی‌باشد. بنابراین اکثر استخوان تشکیل شده در آن ناحیه توسط استئوکلاست‌ها برداشته می‌شود و حفره‌ی مغز استخوان شکل می‌گیرد. این حفره از بافت خون‌ساز پر می‌شود. این بافت در اثر تغییر سلول‌های مزانشیمی تمایز نیافته که همراه مویرگ‌های خونی به این ناحیه می‌آیند، تشکیل می‌شود (۳ و ۵).

در ناحیه‌ی اپی فیز استخوان‌های بلند مراکر استخوانی شدن دیگری بنام مراکر ثانویه شکل می‌گیرد (۵). تعداد این مراکز ثانویه در استخوان‌های با اشکال نامنظم متعدد می‌باشد (مثل مهره‌ها) (۳). درون صفحه‌ی رشد طی وقایع شناخته شده‌ای، استخوان جدید جایگزین غضروف می‌شود و بر طول استخوان افزوده می‌شود. در داخل صفحه‌ی رشد تکثیر کندروسیت از طریق آپوپتوz متعادل می‌شود و جایگزینی غضروف آهکی شده نیز با تشکیل استخوان جدید متعادل می‌شود. لذا ضخامت صفحه‌ی رشد طی رشد تکاملی حفظ می‌شود. این روند تا بلوغ ادامه می‌یابد و سپس کل صفحه‌ی رشد با استخوان جایگزین می‌گردد. پنج ناحیه‌ی این منطقه در مقطع طولی صفحه‌ی رشد از سمت اپی فیز بطرف دیافیز قرار گرفته‌اند که عبارتند از (۵ و ۱۷ و ۱۲):

۱ - ناحیه‌ی استراحت (Reserve Zone•Resting Zone)

اطراف غضروفی (Epichndrial Ossification) یا اپی کند ریال شناخته می‌شود (۳). عروق خونی در فعال سازی پتانسیل استئوژنیک لایه‌ی داخلی پری کندریوم و تبدیل آن به پریوستئوم نقش مهمی دارند. سلول‌های داخلی پری کندریوم در طول حیات توأمًا تمایز به کندروبلاست و استئوبلاست، هردو را داراست. این توانائی بویژه در ترمیم شکستگی‌ها مهم است، چرا که طی آن در ناحیه‌ی دچار شکستگی ابتدا غضروفی تشکیل می‌شود که تقریباً خالی از مویرگ است، اما با شروع استخوانی شدن مویرگ‌ها به داخل آن رشد می‌نمایند (۵). پس از تشکیل یقه‌ی استخوانی در اطراف بخش میانی قالب غضروفی، عروق خونی از پریوستئوم به ناحیه‌ی کندروسیت‌های هایپرتروفی شده‌ی در حال مرگ هجوم می‌برند و لذا میزان اکسیژن در آن ناحیه افزایش می‌یابد. سلول‌های پریوستئوم اطراف مویرگ‌ها، سلول‌های اجدادی استخوان‌های حاصل از پریوستئوم و سلول‌های مزانشیمی تمایز نشده، همگی مویرگ‌های در حال هجوم را همراهی می‌کنند. این عروق خونی و سلول‌های اطراف آنها جوانه‌ی پریوستی (Periosteal Bud) نامیده می‌شوند.

وقتی که جوانه‌ی پریوستی، بداخل بخش میانی قالب غضروفی می‌رسد مرکز اولیه استخوانی شدن شکل می‌گیرد. تحت تاثیر عوامل القایی تشکیل استخوان که در پلاسمای وجود دارند، سلول‌های اجدادی استخوان به استئوبلاست‌ها تبدیل می‌شوند. این سلول‌ها در اطراف قطعات غضروفی کلسفیه جمع می‌شوند و شروع به تولید و ترشح استئوئید می‌نمایند. پس از آن روند معدنی شدن نیز انجام می‌گیرد. این مرحله تا زمانی ادامه می‌یابد که ترابکول استخوانی که حاوی یک مغز از جنس غضروف کلسفیه است، تشکیل شود. وقتی که مرکز اولیه استخوانی شدن تشکیل می‌شود، ساختار

ماتریکس کلسيفيه شده احاطه می شوند. ديواره های عرضی بين سلول ها کلسيفيه نمی شود. برخی از اين کندر وسيت های هيپرتروفی شده چروکيده شده و هسته ای آنها دچار پيكتوز می شود و بنظر می رسد که هسته به تيغه عرضی ماتریکس، متصل شده است (۵). ناحيه هاي هيپرتروفی ضعيفترین بخش صفحه ای رشد است و براحتی از اين ناحيه شکسته می شود (۳).

۴- ناحيه جذب (zone of resorption): در اين ناحيه مويرگ های متافيزی قوس کامل U شکلی را ایجاد می کنند. هر حلقه مويرگی و بافت همبند اطرافش به ناحيه خالی شده در اثر مرگ کندر وسيت ها هجوم می آورد.

۵- ناحيه استخوانی شدن (ossification zone): استئو بلاست ها از سلول های همراه با مويرگ ها تمایز می یابند و رسوب ماتریکس استخوانی را روی ماتریکس غضروفی کلسيفيه شده آغاز می نمایند. ترابكول های استخوانی حاصل، بهمراه غضروف کلسيفيه شده اش مجموعه ای اسفنج اولیه نامیده می شوند (۲۱).

رشد پس از تولد اسکلت عمدتاً از طريق تشكيل داخل غضروفی استخوان انجام می گيرد که از يکسری مراحل شدیداً تنظيم شده تشكيل می شود. در اين مراحل پنج گانه ستز پروتئين های ويژه ماتریکسی مثل پروتوگلیكان های غضروف و کلاژن تیپ ۲ که توسط کندر وسيت های بالع ترشح می شوند و کلاژن تیپ ۱۰ که توسط کندر وسيت های هايپرتروفيك ترشح می شوند. شكل سلول های غضروفی کاملاً وابسته به كنش و واكنش آنها با ماتریکس اطرافشان دارد و اگر بیرون از ماتریکس بیايند، مورفولوژي و عملکرداشان تغيير می نماید (۱۸).

(ناحیه ذخیره): ناحیه ای است که در مجاورت استخوان و حفره مغز استخوان ناحیه ای اپی فیز قرار دارد. کندر وسيت های کوچک این ناحیه با الگوی نامنظمی پخش شده اند و از طریق عروق خونی اپی فیزی تغذیه می شوند. وزیکول های ماتریکس شیوه به استئو بلاست ها توسط کندر وسيت های این ناحیه تولید می شوند، اما معدنی شدن ماتریکس انجام نمی گیرد.

۲- ناحیه تکثیر (Zone Of Proliferation): کندر وسيت ها قادری بزرگتر می شوند و تمایل دارند ردیفها و ستون هایی را عمود بر اپی فیز تشکیل دهند. سلول های جدیدی از طریق تقسیم میتوانند تشكیل می شوند که در ناحیه بالایی ستون ها قرار می گیرند. سلول های تمامی اندامک های سیتوپلاسمی لازم جهت سنتز ماتریکس را دارامی باشند و هر سلول توسط لایه ای از ماتریکس از دیگری جدا می شود.

۳- ناحیه های هايپرتروفی (Hypertrophic(Maturation) Zone) (ناحیه بلوغ) با پیشرفت بلوغ سلول ها، اندازه سلول ها بزرگتر می شود و شکل لاکونای آنها گرد می گردد (۳). بتدریج سلول های کلسیم را درون خود انباسته می کنند. سپس کلسیم سلولی در بخش های عمقی ناحیه هایپرتروفیک بداخل ماتریکس رها می شود و وزیکول های ماتریکس جذب کلسیم را آغاز می کنند. فعالیت آکالین فسفاتازی و پروتئاز های ختی در این وزیکول ها باعث افزایش فسفات در ناحیه می شود. افزایش کلسیم در وزیکول ها و افزایش فسفات منجر به معدنی شدن ماتریکس می شود و لذا دو تا سه ردیف پایینی کندر وسيت های هایپرتروفی شده با دیواره ای از

(حداقل ۳روز و حداقل ۴هفته) و فرمالین بافره ۱۰ درصد (حداقل ۲۴ ساعت)، قرار داده می شوند تا مرحله ای ثبوت انجام پذیرد (۲۲).

طرز تهیه و چگونگی مطالعه نمونه های ماکروسکوپی

جهت آماده شدن نمونه ها برای مطالعه بخش های مختلف اسکلت در بدن، رنگ آمیزی دوگانه مخصوص اسکلت بنام رنگ آمیزی آلیزارین قرمز و آلسين آبی بر اساس روش یونگ (۲۲) روی نمونه ها انجام گرفت. پس از شستشوی جنین در محلول سالین نرمال و برداشت پوست، احشای داخلی و بافت های اضافه تاحد امکان، مراحل رنگ آمیزی به شرح ذیل ادامه یافت.

۱- ثبوت: در اتانول ۷۰ درصد حداقل بمدت ۳ روز و حداقل ۴ هفته

۲- رنگ آمیزی: بمدت ۳ روز نمونه ها در رنگ قرار داده شدند. محلول رنگ محلوطی از رنگ های آلیزارین قرمز، آلسين آبی و پتاسیم هیدروژن فتالات می باشد. تهیه مخلوط رنگ بدین شرح است:

- محلول آلسين آبی: ۱۵/۰ درصد در اتانول ۷۰ درصد (۱ قسمت)

- محلول آلیزارین قرمز: ۱/۰ درصد در اتانول ۹۵ درصد (۱ قسمت)

- محلول ۲ درصد پتاسیم هیدروژن فتالات در اتانول ۷۰ درصد (۱۸ قسمت)

۳- نرم کردن بافت های باقی مانده در اطراف اسکلت: قرار دادن نمونه ها به مدت ۳ روز در محلول ۰/۷۵ درصد پتاس در آب دوبار تقطیر

۴- شستشو: با آب دوبار تقطیر

۵- شفاف سازی نمونه ها: نمونه ها بمدت ۲۴ ساعت در محلولی حاوی ۲ قسمت اتانول ۷۰ درصد ۲- قسمت گلیسیرین و یک قسمت بنزیل الكل خالص

## مواد و روش کار

طرز تهیه نمونه های جنین ماکیان

جهت تهیه نمونه های جنینی در مراحل مختلف رشد، تعداد ۳۰۰ عدد تخم مرغ نطفه دار نژاد لگهورن سفید تهیه گردید. پس از انتقال آنها به محل انکوباتور، به مدت دو ساعت، تخم مرغ ها خارج از دستگاه نگهداری شد تا در حالت سکون بتوانند وضعیت طبیعی اتفاق که هوایی خود را بازیابند. انکوباتور قبل از استفاده به کمک گاز فرمالین ضد عفونی گردید و ۲۴ ساعت قبل از ورود تخم مرغ ها روشن گردید تا وضعیت مطلوب دما (۳۷-۳۸ درجه سانتیگراد) و رطوبت (۵۵-۶۵ درصد) تأمین گردد. دما تا پایان دوره بین ۳۷ تا ۳۸ درجه و رطوبت بین ۶۵ تا ۶۵ درصد طی ۱۸ روز ابتدایی و ۶۵ تا ۷۵ درصد در روزهای پایانی تنظیم گردید (۱). ۴ بار چرخش سینی های حاوی تخم مرغ بصورت اتوماتیک توسط دستگاه در هر ۲۴ ساعت انجام می گیرد. تخم مرغ ها از سمت انتهای باریک خود در داخل سینی های مخصوص دستگاه چیده شد و سپس درون دستگاه قرار گرفت. عموماً پس از گذشت ۱۱ الی ۲ ساعت که دمای تخم مرغ ها با دمای دستگاه یکسان گردید، رشد متوقف شده ای جنین پس از خروج از بدن مادر، مجدداً از سر گرفته می شود (۱۰-۱۸). برداشت نمونه های جنینی، از ابتدای روز دوم (پس از گذشت ۲۴ ساعت از آغاز انکوباسیون با در نظر گرفتن ۲ ساعت زمان مورد نیاز جهت گرم شدن اولیه تخم مرغ ها) انجام گردید طی ۱۰ روز اول رشد جنین، نمونه برداری هر ۱۲ ساعت یک بار و طی ۱۱ روز باقی مانده، به صورت روزانه انجام شد. نمونه های برداشت شده، در سالین نرمال شستشو می شوند. از هر مرحله ۴ نمونه جهت مطالعه استریو میکروسکوپی و ۲ نمونه جهت مطالعه میکروسکوپی، به ترتیب در محلول اتانول ۷۰ درصد

## نتایج

### نتایج ماکروسکوپیک

نخستین علامت تشکیل تجمع غضروفی در ناحیه درشت نی، در روز ششم جنبی بصورت یک تجمع آبی رنگ تشکیل می شود. به تدریج طی روزهای بعدی رشد جنبی، قالب غضروفی درشت نی، مجزا از نازک نی و نیز مجزا از قطعات ناحیه مچ پا به رشد خود ادامه می دهد، به نحویکه در همان مرحله‌ی قالب غضروفی، برجسته شدن اپی فیزهای این قالب غضروفی قابل مشاهده است. در روز ۷/۵ جنبی به دلیل الحاق یکی از قطعات مچ پا به انتهای پایینی درشت نی، قالب آن حجمی تر می شود. به تدریج قالب غضروفی درشت نی - مچ پایی طویل تر می شود تا آن که در روز ۱۱ جنبی با ظهور یک ناحیه قرمز رنگ که به دلیل رسوب آلیزارین قرمز روی ماتریکس تازه تشکیل شده استخوانی در بخش میانی دیافیز قالب می باشد، استخوانی شدن آغاز می شود. یکی از نکات قابل توجه در مطالعه ماکروسکوپیک آن است که قبل از رسوب ماتریکس استخوانی و جذب رنگ آلیزارین قرمز، در روز ۱۰ جنبی در ناحیه هیپرتروفیک کندروسیت ها و آماده شدن آنها برای تبدیل به ناحیه استخوانی، یک منطقه روشن و بی رنگ در ناحیه دیافیز ظاهر می شود که متعاقب آن در روز ۱۱، رسوب ماتریکس استخوانی انجام می گیرد. لذا در واقع مشاهده این ناحیه روشن که تابحال در منابع دیگر اشاره ای به آن نشده است، به عنوان مرحله ابتدایی و زودرس استخوانی شدن در نظر گرفته می شود (تصاویر شماره ۱۹ و ۲۰).

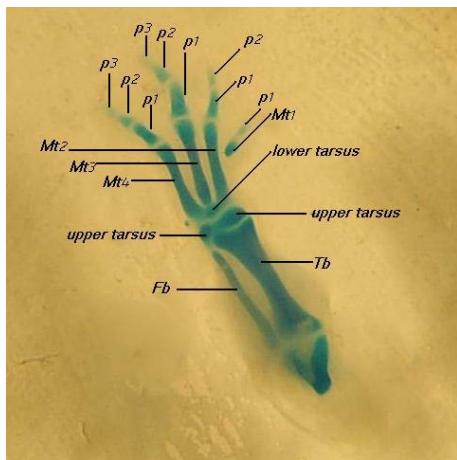
قرارداده می شوند.

۶- نگهداری: ابتدا بمدت ۶ ساعت در محلول ۵درصد گلیسیرین در اتانول ۷درصد قرار گرفته و سپس به گلیسیرین خالص متقل می شوند. (۲۲). نمونه های آماده شده، با استفاده از استریومیکروسکوپ دو چشمی مدل Leica مورد مطالعه و بررسی قرار گرفت.

وجود مرکز غضروفی مربوط به یک قطعه از اسکلت، با مشاهده ی رنگ آبی در ناحیه ی آناتومیک مورد نظر مشخص می شود. در مورد استخوان هایی که به روش داخل غشایی تشکیل می شوند، قالب غضروفی تشکیل نخواهد شد و لذا ظهور کانون های قرمز رنگ در ناحیه ی آناتومیک مربوطه، دلیل بر شروع تشکیل آن قطعه می باشد.

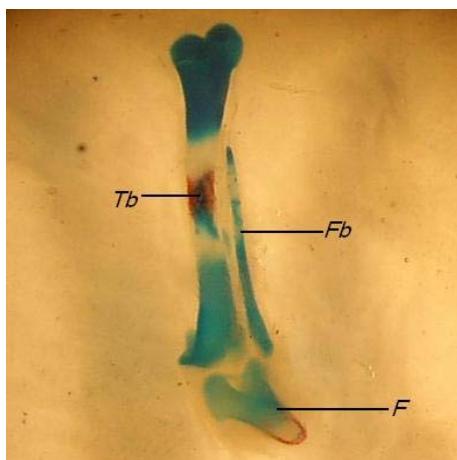
پس از مطالعه نمونه های هر مرحله، عکسبرداری با استفاده از دوربین دیجیتال و استریومیکروسکوپ انجام گرفت. برای تهیه عکس مناسب علاوه بر شفاف و تمیز بودن نمونه، تاباندن نور سفید هم از زیر نمونه و هم از بالا، بهترین حالت را در عکس تهیه شده امکانپذیر می نماید؛ هرچند که مشاهده ی مستقیم از طریق استریومیکروسکوپ، کیفیتی به مراتب بهتر و دقیق تر از عکس تهیه شده دارد.

طرز تهیه و چگونگی مطالعه نمونه های میکروسکوپی  
جهت بررسی مراحل مختلف تشکیل استخوان در روش داخل غضروفی و داخل غشایی، نمونه های مختلفی از سنین ابتدایی (۵تا ۸ روزه)، میانی (۹تا ۱۳ روزه) و انتهایی (۱۹تا ۲۱ روزه) دوران جنبی برداشت گردید. سپس به کمک روش های معمول بافت شناسی، آماده سازی نمونه ها جهت مطالعه با میکروسکوپ نوری انجام گردید.



تصویر شماره ۲: تصویر مکروسکوپی اسکلت ساق، مج و کف پا

Mt : قلم پا P : بند انگشتان



تصویر شماره ۱: تصویر مکروسکوپی درشت نی و نازک نی

Fb: درشت نی F: نازک نی Tb: ران

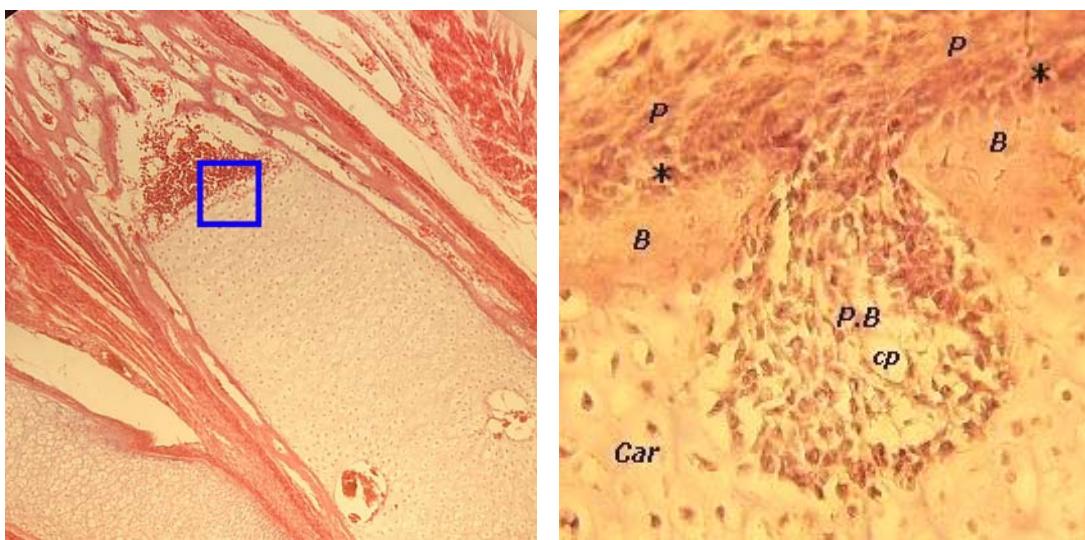
اولیه جدید انجام می گیرد. نکته قابل توجه در مورد استخوانی شدن داخل غضروفی در ماکیان، آن است که، منطقه‌ای بنام منطقه آهکی شدن که در روند استخوانی شدن داخل غضروفی پستانداران وجود دارد، مشاهده نمی شود؛ لذا منطقه هیپرتروفی درست در مجاورت منطقه استخوانی شدن وجود دارد (تصویر شماره ۴ و ۵). با گسترش مرکز استخوانی شدن، سیستم های هاورس جوان در ناحیه استخوان متراکم، بویژه در ناحیه دیواره دیافیز استخوان های بلند تشکیل می شود. سیستم های هاورس جوان شامل تیغه های استخوانی دایره‌ای شکل اسیدوفیلی است که ضخامت چندانی ندارند و حاوی استئوسيت های درون لاکونا می باشند. فضای داخلی سیستم های هاورس بابافت همبند حاوی رگ های خونی پر شده است. سلول های استئوبلاست نیز سطح داخلی این فضاهای را مفروش می کنند و با تشکیل تیغه های ظریف استخوانی جدید، بر ضخامت سیستم های هاورس می افزایند. به هنگام مطالعه مقاطع میکروسکوپی مختلف در روند استخوانی شدن داخل غضروفی و نیز داخل غشاء‌بی، هیچ سلول استئوکلاست مشاهده نگردید. به اعتقاد برخی مولفین استئوکلاست ها در پرنده‌گان از نوع تک هسته ای میباشند و بر سطوح استخوانی قرار می گیرند. مقاطع میکروسکوپی ناحیه اپسی

### نتایج میکروسکوپیک

نحوه تشکیل اکثر استخوان های بدن شامل استخوان های بلند و کوتاه و نامنظم، از طریق داخل غضروفی است. به این معنی که ابتدا، یک قالب غضروفی تشکیل می شود و رشد می کند و سپس در یک مرحله‌ای از دوران جنینی، شروع به استخوانی شدن می کند. در این گونه از استخوان ها نیز بطور مشابه با گروه قبلی تجمع سلول های مزانشیمی، گام نخست در تشکیل استخوان است. با تبدیل سلول های مزانشیمی به کندروبلاست ها و سپس کندروسیت ها تشکیل قالب غضروفی اولیه تامین می شود. شروع استخوانی شدن در این گروه از استخوان های بدن، با تشکیل استخوان یقه آغاز می شود و سپس بانفوذ جوانه های پریوستی (تصویر شماره ۳) به داخل بافت غضروفی و تغییر کندروسیت های اطراف جوانه پریوستی همراه با هیپرترفی انجام می شود و نهایتاً مرگ آنها، روند استخوانی شدن به عمق بافت غضروفی جابجا می شود. استخوانی شدن در مرکز استخوانی شدن اولیه، ادامی می یابد و به طرف دوانهای استخوان گسترده می شود. پیشرفت مرکز اولیه استخوانی شدن همراه با از بین رفتن کندروسیت های هیپرتروفی شده و قرار گرفتن استئوکلاست ها در این ناحیه و تشکیل استخوان های

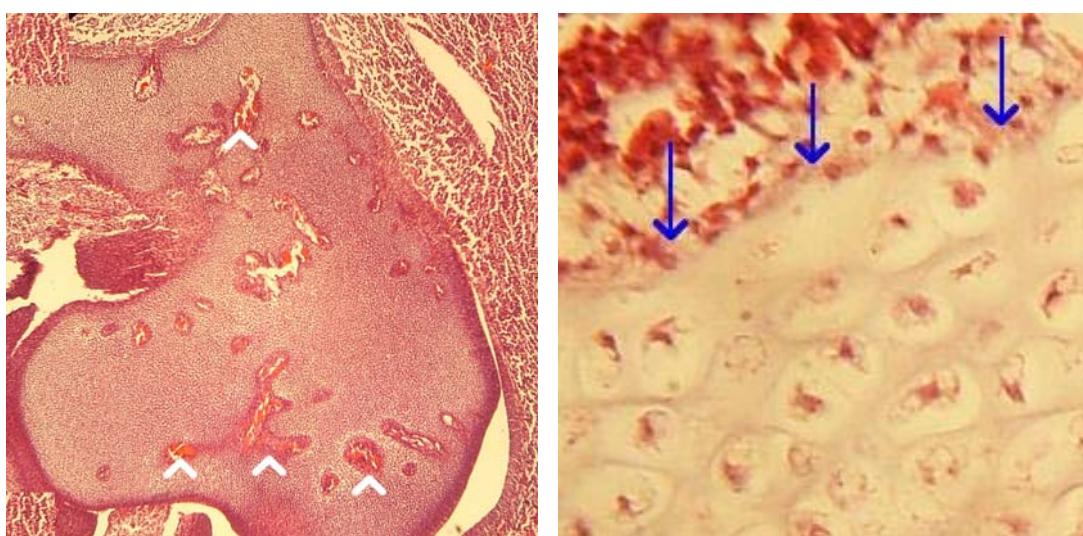
هستند و لابلای کندروسیت های ناحیه مذکور پراکنده شده اند در هنگام تولد، در اطراف این کانالها کندروسیت های هیپرتروفیه مشاهده می شوند که احتمالا دلیل بر نزدیک بودن استخوانی شدن این نواحی در روزهای ابتدایی پس از تولد می باشد.

فیز استخوان های بلندی همچون ران و درشت نی، نشان می دهد که تا هنگام تولد هیچ اثری از استخوانی شدن آنها و تشکیل مرکز ثانویه استخوانی شدن ظاهر نمی شود، بلکه یکسری کانال های غضروفی در این نواحی غضروفی وجود دارند که حاوی رگ های خونی



تصویر شماره ۴: تصویر میکروسکوپی تبدیل غضروف به استخوان  $\times 4$  (H&E)

تصویر شماره ۳: تصویر میکروسکوپی تشکیل حوانه پریوستی  $\times 20$  (جوانه پریوستی: PB پریوست: P غضروف: Car موبیرگ: cp استخوان یقه: B) (H&E)



تصویر شماره ۵: نمایش کانال های غضروفی در ای فیز (نوك پیکانها)  $\times ۲/۲$  (H&E)

تصویر شماره ۶: بخش داخل کادر در تصویر ۴ فلش ها مرزین منطقه هیپرتروفی و استخوانی شدن را نشان می دهد  $\times ۴۰$  (H&E)

## بحث

پستانداران، استخوان یقه از ناحیه میانی دیافیز شروع به تشکیل می‌نماید و بتدیرج توسعه می‌یابد. سپس با نفوذ مویرگ‌های خونی به همراه جوانه پریوستی به داخل توده غضروفی، مقدمه تشکیل بافت استخوانی اولیه در محل بافت غضروفی فراهم می‌شود. با تشکیل مرکز اولیه استخوانی شدن و توسعه آن به طرف اپی فیز‌ها، بر وسعت منطقه استخوانی که در روش رنگ آمیزی دوگانه آلیزارین قرمز -آلسین آبی قرمز رنگ می‌شود، افزوده می‌شود. به هنگام تولد اثری از تشکیل مرکز ثانویه استخوانی شدن در انتهای‌ها استخوان، دیده نمی‌شود (عو ۱۰ و ۱۱ و ۱۴ و ۱۶ و ۹). از اختلافات مراکز ثانویه و اولیه‌ی استخوانی شدن، علاوه بر محل آنها در داخل قالب غضروفی، مربوط به حضور کanal‌های غضروفی (Cartilage Canals) در مراکز ثانویه است. این کanal‌ها حاوی آرتیول، ونول و رشته‌های بدون میلین اعصاب است که همگی در یک بافت همبندی قرار گرفته‌اند. این کanal‌ها از پری کندریوم شروع می‌شوند و بطور یکنواخت در سطح اپی فیز پخش می‌شوند تا مواد غذایی را برای آن نواحی تامین کنند. عروق بداخل صفحه‌ی اپی فیزی یا غضروف مفصلی آینده نفوذ نمی‌کنند. آرتیول این کanal‌های غضروفی به یک کلافه‌ی مویرگی ختم می‌شوند. کانون‌های چندگانه‌ی استخوانی شدن در اطراف این کلافه‌ت تشکیل می‌شوند. زمانی که استخوانی شدن در مراکز ثانویه آغاز می‌شود کندروسیت های مجاور کلافه‌ی مویرگی هایپرتروفی می‌شوند و سپس می‌میرند و ماتریکس اطراف آن کلسيفيه می‌شود. لذا نحوه‌ی قرارگیری سلول‌ها در این مرکز استخوانی شدن شبیه به مراحل پنج گانه‌ی استخوانی شدن در صفحه‌ی رشد می‌باشد. از آنجایی که بافت همبند داخل کanal‌های غضروفی در امتداد پری کندریوم می‌باشد لذا سلول‌های درون آن

مقایسه نتایج حاصل از پژوهش حاضر با تحقیقات دیگر در این زمینه نشان می‌دهد که شباهت‌ها و اختلافاتی از لحاظ تغییرات رشد تکاملی اسکلت در سطح مکروسکوپی و میکروسکوپی بین ماکیان با پرندگان دیگر (مثل بلدرچین ژاپنی) و همچنین رده‌های دیگر مهره داران مثل ماهی‌ها، دوزیستان و پستانداران وجود دارد.

نکته قابل توجه و مهم در مورد نواحی از اسکلت ماکیان که به روش داخل غضروفی استخوانی می‌شوند، این است که ابتدا یک قالب غضروفی ساده و کوچک تشکیل می‌شود و به تدریج با شکل‌گیری بخش‌های جدید غضروفی که با غضروف اصلی و اولیه در ارتباط هستند، شکل قالب غضروفی به شکل اصلی استخوان بالغ نزدیک می‌شود. سپس با گذشت زمان استخوانی شدن در این قالب غضروفی آغاز می‌شود و معمولاً در زمان تولد بخش‌هایی از آن غضروفی باقی می‌ماند. بخشی از قالب غضروفی که استخوانی شدن را انجام می‌دهد، همان قسمت اولیه قالب غضروفی است و بقیه بخش‌ها که به آن اضافه شده‌اند، در زمان تولد به همان صورت غضروفی باقی می‌مانند. (۹ و ۱۳ و ۱۵).

در اندام‌های قدامی و خلفی موش بزرگ آزمایشگاهی شبیه به ماکیان و بلدرچین، در استخوان‌های بلند استخوانی شدن در ناحیه دیافیز انجام شده است و ناحیه اپی فیز در زمان تولد غضروفی باقی می‌ماند تا تامین کننده بخشی از رشد استخوان پس از تولد باشند. در جنین ماکیان نیز هیچ مرکز استخوانی شدن ثانویه در ناحیه اپی فیز‌ها بهنگام تولد ظاهر نمی‌گردد (۱۳).

در مسیر داخل غضروفی، پس از تشکیل قالب اولیه غضروفی از تجمع مزانشیمی اولیه، مشابه با

انجام گرفته است. هر چند که بطور عمومی این گونه پذیرفته شده است که با هیپرتروفی و مرگ کندروسیت‌ها سلول‌های استئوکلاستی، کندروسیت‌های مرده را بر می‌دارند و سلول‌های استخوان ساز به همراه رگ‌های خونی به این منطقه هجوم می‌آورند و ترشح ماتریکس استخوانی را روی ماتریکس آهکی شده غضروفی آغاز می‌نمایند اما مشاهده چند مورد بویژه در بافت شناسی استخوانی شدن داخل غضروفی ماکیان که در این تحقیق نیز در فصل نتایج به آنها اشاره گردید، نشان داد که احتمالاً سلول‌های کندروسیت، خود شان به سلول‌های سازنده استخوان تبدیل می‌شوندو ساخت ماتریکس استخوانی را به عهده می‌گیرند(۴).

## منابع

- ۱- پریور، کاظم؛ محسنی کوچصفهانی، هما (۱۳۷۲) جنین شناسی و اطلس آزمایشگاهی، انتشارات دانشگاه تربیت معلم، صص: ۲۵۷-۴۰۴
- ۲- منتظری، سیدمهدی؛ مولوی، نادر؛ مختارانی، مسعود (۱۳۸۱) بافت شناسی پایه، انتشارات ارجمند، چاپ سوم صص ۱۹۷-۱۶۴
- 3- Banks w.j. (1993) **Applied veterinary histology**, 3th williams & wilkins. pp: 107-141
- 4- Blumer m.j.f, longato s, richter e, perez m.t, konakci k.z, fritschh.(2005) **The role of cartilage canals in endochondrial and perichondrial bone formation :are there similarities between these processes?**, journal anat,206; 359-372.
- 5- Dellmann , h. d. (1998) **Text book of veterinary histology**,5th ed. Williams and wilkins ;:44-58
- 6- Doschak m. r, cooper d. m, huculak c.n,matyas , journal, r, hart d. a, bray r.c. (2003) **Angiogenesis in the distal**

پتانسیل استئوژنیک دارند. نهایتاً مراکز ثانویه‌ی کوچک در اپی فیز بهم پیوسته و استخوان اسفنجی در ناحیه‌ی اپی فیز شکل می‌گیرد. در اثر استخوانی شدن تمامی غضروف شفاف ناحیه‌ی اپی فیز با استخوان جایگزین نمی‌شود ، بلکه دردو ناحیه غضروف باقی می‌ماند. غضروف مفصلی و غضروف ناحیه‌ی صفحه‌ی رشد یا صفحه‌ی متافیزی که بشكل یک صفحه‌ی عرضی در مرز بین اپی فیز و دیافیز قرار می‌گیرند. حلقه‌ی پری کندری، صفحه‌ی رشد را از اطراف احاطه می‌کند و افزایش قطر آن را امکان‌پذیر می‌نماید (۳).

در جنین موش بعنوان یک پستاندار ۵ مرحله اصلی تبدیل غضروف به استخوان وجود دارد که پس از شکل گیری استخوان یقه، با نفوذ جوانه پریوستی و هجوم عروق خونی به غضروف و سپس هیپرتروفی کندروسیت‌ها و مرگ آنها و بدنبال آن آهکی شدن ماتریکس اطراف کندروسیت‌های هیپرتروفی شده آغاز می‌شود(۶و ۱۰و ۱۱و ۱۴و ۱۶و ۱۹و ۲۰). در پرندگان نیز چنین مراحلی وجود دارد با این اختلاف که اگر در پستانداران هیپرتروفی کندروسیت‌ها نقش اساسی در افزایش حجم صفحه رشد و استخوان دارند اما در پرندگان از جمله ماکیان، تکثیر سلول‌ها در این رابطه دخالت می‌نماید. در دوزیستان نسبت متعادلی بین تکثیر و هیپرتروفی دیده می‌شودو سلول‌های کندروسیت بجای آنکه با ترتیب ستونی و عمود بر محور طولی استخوان قرار بگیرند، نامنظم هستند، این گونه بنظر می‌رسد که در دوزیستان تبدیل غضروف به استخوان احتمالاً در رشد قطعی استخوان دخالت دارد و در رشد طولی بی تاثیر است (۷).

در رابطه با منشا سلول‌های استئوبلاست در روند استخوانی شدن داخل غضروفی نیز بحث بسیاری وجود دارد و مطالعات بسیار گوناگونی روی انواع استخوان‌ها،

- quail embryos, dev. Growth differ,**  
41(5); 523-534
- 16- Pechak d.g,kujawa m.g,caplan a.i.(1986) **Morphology of bone development and bone remodeling in embryonic chick limbs, bone**,7(6);459-472
- 17- Provot s, schipani e. (2005) **Molecular mechanism of endochondral bone development , biochemical and biophysical research communications** ,328; 658-665.
- 18- Reiter i,tzukerman m,maor g.(2002) **Spontaneous differentiation primary chondrocyte tissue culture: amodel for endochondrial ossification, bone**, 31; 2333-339
- 19- Scott- savage p.,hall bk.(1979) **The timing of the onset of osteogenesis in the tibia of theembryonic chick., journal morphol** ,162(3)453-463
- 20- Thompson t. j,owenes p. d, wilson d. j. (1989) **Intramembranous osteogenesis and angiogenesis in the chick embryo., journal of anatomy** ,166;55-65
- 21- White a, wallis g.(1998) **endochondral ossification: a delicate balance between growth and mineralization, current biology** , 11(15);589-591
- 22- Young a.d,phipps d.e,astroff a.b.(2000) **large – scale double – staining of rat fetal skeletons using alizarin red-s and alcian blue, teratology**, 61;273-276
- 23- Zelzer e, mclean w,yin-shan ng, fukai n,reginato a.m, lovejoy s.(2002) **skeletal defects in vegf120/120 mice reveal multiple roles for vegf in skeletogenesis ,development** ,129; 1893 -1904 , journal anat,206;359-372.
- femoral chondroepiphysis of the rabbit during development of the secondary center of ossification,journal of anatomy** ,203(2);223-233
- 7- Felisbino s.l, carvalho, h. f. (1999) **The epiphyseal cartilage and growth of long bones in rana cates beiana, tissue &cell** 31(3)301-307
- 8- Gilbert s. f. (2000) **constructing the organism, sinauer associated.inc**, pp:437-459
- 9- Grobmann m, marcelo r, maier w. (2002) **on the development of the shoulder girdle in crocidura,russula (soricidae) and other placental mammals, evolutionary and functionall aspects, journal of anatomy** , 201;371-381
- 10- Hall b.k, miyake t. (1992) **The memberanous skeleton:the role of cell condensations in vertebrate skeletogenesis, anat embroyol** , 186; 107-124.
- 11- Helmtrud i. r.(1997) **New aspects of endochondrial ossification in the chick: chondrocyte apoptosis, bone formation by former chondrocytes ,and acid phosphatase activity in the endochondrial bone matrix..journal of bone mineral research**, 12;795-805.
- 12- Karsenty g. (1999) **The genetic transformation of bone biology , genes and development**, 13;3037-3051.
- 13- Menegola e, baroccia m, giavini e.(2001) **Atlas of rat fetal skeleton double stained for bone and cartilage, teratology**: 64; 125-133
- 14- Nah h.d, pacifici m,gerstenfeld l.c.,adams s. L, kirsch t.(2000) **Transient chondrogenic phase in in the intramembranous pathway during normal skeleton development.** , jbmr, 15;522-533.
- 15- Nakane y, tsodzuki m. (1999) **Development of the skeleton in japanese**

