



## Induction of experimental keratoconus in mice using collagenase

Farhad Adhamy Moghadam <sup>1</sup>, Mahsa Hadipour Jahromy <sup>2\*</sup>, Simin Fazelipour <sup>3</sup>,  
Shahrzad Khakpour <sup>4</sup>, MohammadSadegh Younesian <sup>5</sup>

1. Ophthalmology Department, Faculty of Medicine, Tehran Medical Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran  
2. Pharmacology Department, Faculty of Medicine, Tehran Medical Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran

3. Anatomy Department, Faculty of Medicine, Tehran Medical Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran

4. Physiology Department, Faculty of Medicine, Tehran medical Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran

5. Faculty of Medicine, Tehran Medical Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran

Received: 19 April 2009

Revised: 18 Jul 2009

Accepted: 27 Jul 2009

### Abstract

**Introduction:** Keratoconus is a relatively common disease of cornea in which structural changes within the cornea cause its thinning, change of shape and scaring in the central portion. So far, few therapeutic methods and drug treatments are available for keratoconus due to both lack of established animal models and limitation of research in humans because of ethical issues. In the present study, keratoconus was experimentally induced in mice with special focus on the role of collagen in histopathological mechanisms of the disease.

**Methods:** Collagenase (1, 3 and 6 mg/ml) was injected into the cornea of male mice. Both macroscopic and microscopic evaluations were performed in short periods of 1, 3 and 5 days after injection. In macroscopic observations, eyes were graded according to the intensity of keratoconus. Microscopic observations consisted of cornea layers evaluations, presence of inflammation, changes of the cornea thickness, epithelium thickness and collagen and stroma changes.

**Results:** Most corneal damage and assuming of a more conical shape by cornea were observed after injection of 6 mg/ml collagenase. In fact, collagenase at 3 and 6 mg/ml dose dependently caused deformity and opacity of cornea. Severe damage to collagen fibers, thinness of cornea and epithelium and in some cases corneal rupture were observed with high dose of collagenase.

**Conclusion:** The results of the present study indicate that injection of 6 mg/ml of collagenase in the cornea of male mice induces keratoconus and this can be considered as a potential animal model of the disease. Further investigations are needed to prove the validity of this animal model of keratoconus.

**Keywords:** Keratoconus, collagenase, experimental model, mice.

\* Corresponding author e-mail: Jahromymh@yahoo.com

Available online @: www.phypha.ir/ppj



## ایجاد مدل تجربی کراتوکونوس در موش سوری با استفاده از کلاژن

فرهاد ادهمی مقدم<sup>۱</sup>، مهسا هادی پور جهرمی<sup>۲\*</sup>، سیمین فاضلی پور<sup>۳</sup>، شهرزاد خاکپور<sup>۴</sup>، محمد صادق یونسیان<sup>۵</sup>

۱. گروه چشم پزشکی دانشکده پزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد پزشکی تهران، ایران

۲. گروه فارماکولوژی دانشکده پزشکی، مرکز تحقیقات علوم پزشکی دانشگاه آزاد اسلامی واحد پزشکی تهران، ایران

۳. گروه آناتومی دانشکده پزشکی، مرکز تحقیقات علوم پزشکی دانشگاه آزاد اسلامی واحد پزشکی تهران، ایران

۴. گروه فیزیولوژی دانشکده پزشکی، مرکز تحقیقات علوم پزشکی دانشگاه آزاد اسلامی واحد پزشکی تهران، ایران

۵. دانشکده پزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد پزشکی تهران، ایران

دریافت: ۳۰ فروردین ۱۳۸۸ پذیرش: ۵ مرداد ۱۳۸۸ بازبینی: ۲۷ تیر ۱۳۸۸

### چکیده

**مقدمه:** کراتوکونوس یا قوز قرنیه یک بیماری نسبتاً شایع قرنیه است که تغییرات ساختاری آن منجر به نازکی پیش رونده قرنیه، مخروطی شدن و نهایتاً ایجاد زخم در مرکز آن می‌گردد. با توجه به اندک بودن مطالعات در روند پیشرفت این بیماری در انسان بدليل ملاحظات اخلاقی، عدم وجود یک مدل حیوانی پذیرفته شده و سریع جهت ایجاد کراتوکونوس تجربی، امکان بررسی روش‌ها و درمان‌های دارویی موثر، تاکنون میسر نبوده است. لذا این تحقیق در جهت ایجاد مدل آزمایشگاهی کراتوکونوس با تمرکز بر نقش کلاژن در مکانیسم‌های هیستوپاتولوژیکی بر روی حیوانات آزمایشگاهی طراحی شده است.

**روش‌ها:** در این آزمایشات از تزریق داخل قرنیه‌ای کلاژن با غلظت‌های ۱، ۳ و ۶ میلی‌گرم / میلی‌لیتر در موش‌های سفید آزمایشگاهی کوچک نر استفاده گردید. بررسی‌های مacroscopic و microscopic در دوره‌های کوتاه مدت یک، سه و پنج روزه، طراحی گردید. در مشاهدات macroscopic، چشم‌ها از نظر شدت کراتوکونوس، تحت عنوان امتیاز بالینی، درجه‌بندی شدند. مشاهدات microscopic شامل بررسی کامل لایه‌های قرنیه، وجود التهاب، تغییر ضخامت کل قرنیه، ضخامت اپیتلیوم و تغییرات کلاژن و استرومایی باشند.

**یافته‌ها:** بیشترین میزان آسیب به قرنیه و مخروطی شدن ظاهری آن با دوز ۶ میلی‌گرم / میلی‌لیتر مشاهده شد. در واقع، کلاژن در غلظت‌های ۳ و ۶ میلی‌گرم / کیلوگرم بطور واپسنه به دوز باعث تغییر شکل و کدورت قرنیه گردید، بطوری که بیشترین میزان آسیب به رشته‌های کلاژن، نازکی قرنیه و اپیتلیوم و پارگی قرنیه در برخی موارد، با دوز ۶ میلی‌گرم / میلی‌لیتر مشاهده شد.

**نتیجه‌گیری:** نتایج حاصل از این مطالعه نشان می‌دهد که کراتوکونوس ناشی از تزریق دوز ۶ میلی‌گرم / میلی‌لیتر کلاژن در موش سوری نر می‌تواند عنوان یک مدل حیوانی بالقوه برای مطالعات کراتوکونوس در نظر گرفته شود. برای اثبات جایگزینی آن برای کراتوکونوس انسانی مطالعات بیشتری پیشنهاد می‌گردد.

**واژه‌های کلیدی:** کراتوکونوس، کلاژن، مدل آزمایشگاهی، موش سوری

### مقدمه

طور متوسط از ضخامت ۰/۵۲ میلی‌متر در مرکز و ۰/۶۵ میلی‌متر در پیرامون برخوردار است. از قدام به خلف، قرنیه دارای پنج لایه مجزای: ۱- اپی‌تیلیوم - ۲- لایه بومان (Bowman's layer) - ۳- استرومای - ۴- غشای دسمه (Desemet's membrane) - ۵- اندوتلیوم می‌باشد [۲۱]. قوز قرنیه یا کراتوکونوس یک بیماری غیرالتهابی چشم است

قرنیه یک بافت فاقد عروق و شفاف است که در افراد بالغ به

Jahromymh@yahoo.com  
www.phypha.ir/ppj

\* نویسنده مسئول مکاتبات:  
وبگاه مجله:

دست رفتن کلائز ناک عامل نازک شدن استرومای در قرنیه و ایجاد کراتوکونوس است [۸]. اگرچه انواع دیگر آن نظیر MMP-2, MMP-8, MMP-9 ظاهری استرومای در قرنیه و تغییر شکل مجدد آن نقش دارند [۱۰, ۸].

کراتوکونوس تاکنون در حیواناتی نظیر میمون (بطور خودبخود) [۱۲] و موش صحرایی (بدنبال محرومیت از ویتامین A) [۹] مشاهده شده است، لیکن احتمال بروز آن بسیار نادر و روند آن بسیار آهسته گزارش شده است. القای ژنتیکی کراتوکونوس نیز در برخی نژاد موشهای سوری گزارش شده است [۱۳]. با توجه به اندک بودن مطالعات در روند پیشرفت این بیماری در انسان بدليل ملاحظات اخلاقی، عدم وجود یک مدل حیوانی پذیرفته شده و سریع جهت ایجاد کراتوکونوس تجربی، امکان بررسی روش‌ها و درمان‌های دارویی موثر، تاکنون میسر نبوده است. لذا این تحقیق در جهت ایجاد مدل آزمایشگاهی کراتوکونوس در کوتاه مدت با تمرکز بر نقش کلائز در مکانیسم‌های هیستوپاتولوژیکی بر روی حیوانات آزمایشگاهی طراحی شده است.

## مواد و روش‌ها

در این آزمایشات از موش‌های سفید آزمایشگاهی کوچک نر بالغ نژاد C57BL/6 استفاده گردید. آزمون در ۹ گروه از حیوانات انجام پذیرفت. تمامی مراحل آزمایشگاهی این مطالعه، مطابق با اظهارات AOVR (Use of Animals in Ophthalmic and Vision Research) در خصوص استفاده از حیوانات در تحقیقات بینایی و چشم پزشکی می‌باشد.

جهت تزریق داخل قرنیه از ماده شیمیایی کلائز ناز (Sigma-Aldrich, Steinheim, Germany) با غلظت‌های ۳، ۳ و ۳ mg/ml با سر سوزن دندانپزشکی (Germany) ۳۰G و با حجم ۲۰ میکرو لیتر، استفاده شد. دوزهای مورد استفاده بر اساس نتایج حاصل از هر مرحله، تعیین و مورد آزمون قرار می‌گرفت. تمامی تزریقات زیر میکروسکوپ لوپ (بزرگنمایی ۴۰) انجام پذیرفت. جهت بررسی تاثیر سوزن در نتایج، از چشم چپ هر حیوان بعنوان شاهد (تزریق آب مقطر) استفاده شد و چشم راست مورد تزریق کلائز ناز قرار گرفت. بسته به نتایج

که به نام قرنیه مخروطی نیز خوانده می‌شود، زیرا در این بیماری، قرنیه در ناحیه مرکزی یا در اطراف مرکز دچار نازکی و برجستگی پیشرونده شده و قرنیه شکل مخروط را به خود می‌گیرد. این بیماری ممکن است ژنتیکی باشد، اما معمولاً در سنین بلوغ یا مدت کمی پس از آن ظاهر می‌کند و تا حدود ۸-۷ سال به طور آهسته پیشرفت می‌کند تا بیماری رشد کامل خود را به دست آورد و سپس در یک حالت ثابت باقی می‌ماند. تشخیص کراتوکونوس اغلب آسان نیست، ممکن است کاهش بینایی در یک چشم به ظاهر سالم وجود داشته باشد که معمولاً در زمان بلوغ اتفاق می‌افتد. احتمال افزایش نزدیک بینی و آستیگماتیسم وجود دارد و بیمار ممکن است از دیدن هاله اطراف منبع نور شکایت داشته باشد [۱۴ و ۲۶].

در کراتوکونوس، تغییرات هیستوپاتولوژیک ابتدایی در مراحل اولیه بیماری به صورت گسیختگی و خرد شدن موضعی لایه بومن و اپی تلیوم لایه بازال در ناحیه مخروط می‌باشد. اپی تلیوم قرنیه ممکن است نامنظم بوده و در ناحیه مخروط نازک شده باشد و فیبریلاسیون قدام استرومای دیده شود. سپس بتدريج لایه مرکزی قرنیه نازک شده و تخریب لایه بومن و زخم در استرومای بازگردد. از بین رفتن لایه نازک کلائز Lamellae که توسط مواد گرانولی حاوی پلی ساکاریدها و گلیکوبروتئین‌ها احاطه شده، نیز اتفاق می‌افتد. در مراحل پیشرفتی بیماری، بخش‌های مرکزی غشای دسمه پاره شده و این پارگی باعث ادم ناگهانی قرنیه و پارگی عمیق آن می‌شود [۱۶ و ۳ و ۲].

تنوع زیادی از ناهنجاری‌های بیوشیمیایی در قرنیه‌های دارای کراتوکونوس گزارش شده است که در برخی مطالعات، کاهش اتصالات کلائز و وجود ناهنجاری در پروتئوگلیکانها که خود باعث متابولیسم غیرطبیعی آن در کراتوتوسیت میگردد، گزارش شده است [۱۷ و ۵ و ۳]. فعالیت‌های کلائز نولیتیک محیط قرنیه انسان بسیار پیچیده بوده و مطالعات اخیر بدنبال بررسی نقش انواع ماتریکس (Matrix Metalloproteinase; MMP) متالوپروتئینازهای (Metalloprotease) تغییرات ظاهری و غالب در قرنیه کراتوکونیک را آندوزن، تغییرات ظاهری و غالب در قرنیه کراتوکونیک را بعلت افزایش فعالیت کلائز ناز MMP-13، کاتپسین K و تریپسین ۲- ذکر نموده‌اند که بیانگر اهمیت تخریب داخل سلولی و خارج سلولی کلائز در قرنیه می‌باشد. نهایتاً از

جدول ۱- امتیازات بالینی در مشاهده ماکروسکپی قزینه پس از تزریق آب مقطر و ماده کلاژناز در دوزهای مختلف و دوره‌های زمانی متفاوت

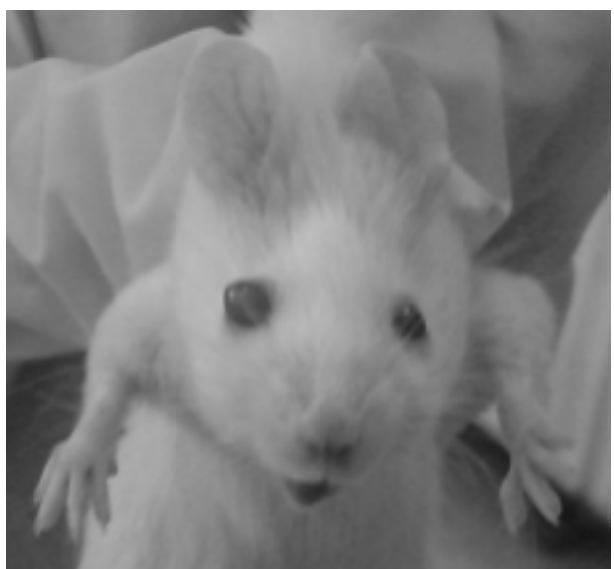
تغییرات شکل و کدورت قرنیه	امتیاز بالینی	کنترل (آب مقطر)	کلاژناز ۱mg/ml	کلاژناز ۳mg/ml	کلاژناز ۶mg/ml
پس از یک روز	+	۱/۷	۲/۷	۴/۷	۳/۷
پس از سه روز	++	۰	۰	۲/۷	۴/۷
میانگین امتیاز بالینی	+++	۰/۱۴	۰/۳	۱/۴	۱/۵
پس از پنج روز	+	۱/۷	۵/۷	۱/۷	۰
میانگین امتیاز بالینی	++	۱/۷	۲/۷	۵/۷	۳/۷
میانگین امتیاز بالینی	+++	۰	۰	۱/۷	۴/۷
پس از پنج روز	+	۰/۴۲	۱/۳	۲	۲/۸
میانگین امتیاز بالینی	+++	۰/۱۴	۱/۴	۲/۶	۳

استفاده از میکروسکپ لوب با بزرگنمایی ۴۰ انجام پذیرفت.

جهت مشاهدات میکروسکپی، پس از سپری شدن دوره معین یک، سه و پنج روزه، حیوانات با دوز بالای بیهودی (کلروفرم) کشته شده و بلا فاصله کره چشم‌ها خارج گردیده و در محلول بافر فرمالین ۱۰٪ در یخچال نگهداری شدند. جهت مطالعات پاتولوژی، مقاطع چشمی با قطر ۰/۱ میلیمتر تهیی و رنگ آمیزی هماتوکسیلین- ائوزین انجام گرفت. مشاهدات میکروسکپی با میکروسکپ نوری انجام پذیرفت، که شامل بررسی کامل لایه‌های قرنیه، وجود التهاب، تغییر ضخامت کل قرنیه، ضخامت اپیتلیوم و تغییرات کلاژن و استرومای باشد. اندازه‌گیری ضخامت قرنیه و اپیتلیوم بروش هیستومورفومتری انجام پذیرفت. پس از تهیی مقاطع چشمی، در زیر میکروسکپ نوری متصل به کامپیوتر، تصاویر در کامپیوتر اسکن شده و با یک نرم افزار آنالیز تصویری (Analyze Image Software: DinoCapture) ضخامت‌های مورد نظر توسط متخصص بافت شناسی مورد اندازه‌گیری دقیق قرار گرفت. تمامی داده‌ها بصورت میانگین  $\pm$  انحراف از معیار، بیان شده‌اند. تحلیل آماری از طریق آزمون آنالیز واریانس یکطرفه با استفاده از آزمایش Student's t-test و Anova - Oneway میانگین‌های گروه‌های متفاوت با  $P < 0.01$ \* مورد بررسی قرار گرفت و جهت بررسی‌های مذکور از نرم افزار آماری استفاده گردید. تعداد حیوانات مورد آزمایش در Origin VI هر گروه هفت سر می‌باشد.

مشاهده شده‌ی ماکروسکپی، آزمون در دوره‌های کوتاه مدت یک، سه و پنج روزه، طراحی گردید.

در مشاهدات ماکروسکپی، چشم‌ها از نظر شدت کراتونوکنوس، تحت عنوان امتیاز بالینی، درجه‌بندی شدند [۱۶]. به قرنیه‌هایی که هیچ نوع تغییر شکل ظاهری در آنها مشاهده نشد (در مقایسه با چشم سالم) از نظر کلینیکی امتیاز صفر (Clinical Score: CS)، قرنیه‌هایی که کدر بوده ولی هیچ نوع تغییر شکل ظاهری در آنها مشاهده نشد، از نظر کلینیکی امتیاز +۱، قرنیه‌هایی که دچار کمی تغییر شکل و دفورمیتی شده بودند، امتیاز +۲ و قرنیه‌هایی که دچار پارگی شدند و یا شدیداً دفورمه شده بودند، امتیاز +۳ داده شد. مشاهدات با



شکل ۱

جدول ۲- امتیازات و مشاهدات میکروسکوپی قرنیه پس از تزریق آب مقطر و ماده کلاژنаз در دوزهای متفاوت، مقایسه گروههای تجربی با گروه شاهد در  $p < 0.01$ \*

سایر موارد	تغییرات کلاژن	میانگین ضخامت قرنیه (میکرون)	میانگین ضخامت اپی- تلیوم (میکرون)	گروه کنترل
اندوتیلیوم واضح، استرومای شفاف و صاف	رشته های کلاژن منظم	۴۳±۳	۱۳۱±۴	گروه کنترل
لایه کلاژن مشخص و مواج، صاف لایه های قرنیه سالم و مشخص و بدون التهاب	۳۹±۴	۱۲۷±۶	گروه شاهد تزریق آب مقطر	
رشته های کلاژن فاصله دار، کلاژن شنده قرنیه استرومای مواج و دندانه دار	قرنیه و اپی تلیوم نازک، مخروطی شنده	* ۳۰±۳	* ۹۳±۱۰	گروه تجربی کلاژنаз پنج روزه ۳mg/ml
کلاژن به هم ریخته، رشته ای شدن مخروطی و پاره شده بعلت نازکی شنده قرنیه	لایه های قاعده ای گستته، قرنیه استرومای	* ۲۸±۵	* ۸۴±۸	گروه تجربی کلاژناز پنج روزه ۶mg/ml

## بحث

## یافته ها

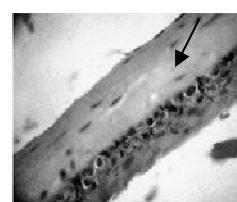
کراتوکونوس یا قوز قرنیه یک بیماری نسبتاً شایع قرنیه است که مشخصه بارز آن تخریب و نازکی پیش رونده قرنیه و نهایتاً ایجاد زخم در مرکز قرنیه می باشد. عوامل متعددی در برخورد این بیماری نقش دارند از جمله می توان به عوامل ژنتیکی، استفاده مکرر از لزت های تماسی بخصوص از نوع سخت، مالیدن شدید و مکرر چشم اشاره کرد [۱۰، ۱۲، ۱۴].

کراتوکونوس بجز در یک گونه میمون رzos [۱۲] و انسان تاکنون در گونه های پستانداران بطور خودبخود، مشاهده نشده است و لذا عدم وجود مدل حیوانی مناسب که دقیقاً روند پاتولوژیکی بیماری را سریع و دقیق ایجاد نماید، منجر به عدم شناسایی بیماری و عدم پیشرفت دارو درمانی مناسب آن شده است.

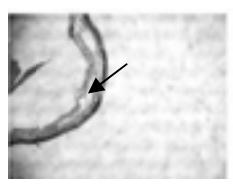
از طرفی، مطالعاتی که تاکنون از نظر ژنتیکی بر روی این بیماری انجام شده است، مناسب بودن مدل های حیوانی موش سوری را جهت انجام تحقیقات در زمینه کراتوکونوس مناسب اعلام نموده اند [۱۶] لیکن احتمال بروز آن بسیار نادر و روند آن بسیار آهسته گزارش شده است. در این تحقیق، به بررسی روند ایجاد آسیب و قوز قرنیه از نظر هیستوپاتولوژیکی با استفاده از تزریق غلظت های مختلف کلاژنаз، در دوره های مطالعاتی متفاوت، پرداخته شده است.

کراتوکونوس بواسطه کلاژنаз در حیوانات، از نظر ماقرتوسکوپی و الگوی پاتولوژیکی، الگویی مشابه با کراتوکونوس انسانی در آزمایشات حاضر نشان داده است. در کراتوکونوس انسانی، تغییرات

تغییرات شکل و دورت قرنیه بر اساس روش ذکر شده مورد ارزیابی قرار گرفت که نتایج آن در جدول ۱ قابل مشاهده می باشد. تزریق کلاژنаз در دوزهای ۱، ۳ و ۶ میلی گرم / میلی لیتر بطور وابسته به دوز باعث تغییر شکل و دورت قرنیه گردید، بطوری که بیشترین میزان آسیب به قرنیه و مخروطی شدن ظاهر آن با دوز ۶ میلی گرم / میلی لیتر مشاهده شد. در شکل ۱، چشم راست حیوان تزریق شده با کلاژنаз ۶ میلی گرم / میلی لیتر پس از ۵ روز، قابل مشاهده است، مخروطی شدن قرنیه چشم راست حیوان کاملاً مشخص می باشد (در چشم چپ حیوان بعنوان شاهد تنها آب مقطر تزریق شده است). نتایج مشاهدات میکروسکوپی که شامل بررسی کامل لایه های قرنیه، وجود التهاب، اندازه گیری ضخامت کل قرنیه و ضخامت اپیتلیوم، تغییرات کلاژن و استرومای می باشد در جدول ۲ قابل مشاهده است. کلاژنаз در غلظت های ۳ و ۶ میلی گرم / کیلو گرم بطور وابسته به دوز باعث تغییر شکل و دورت قرنیه گردید، بطوری که بیشترین میزان آسیب به رشته های کلاژن، نازکی قرنیه و اپیتلیوم و پارگی قرنیه در برخی موارد با دوز ۶ میلی گرم / کیلو گرم مشاهده شد.



شکل ۲- نمای میکروسکوپی قرنیه سالم در گروه شاهد با بزرگنمایی ۱۰ (چپ) و ۴۰ (راست): فلش نشان دهنده رشته های کلاژن منظم است.



شکل ۴- نمای میکروسکوپی قرنیه تزریق شده با کلاژنаз  $6 \text{ mg/ml}$  ۶ پس از ۵ روز با بزرگنمایی ۱۰ (چپ) و ۴۰ (راست): فلشن نشان دهنده لایه قاعده‌ای گستته، قرنیه مخروطی و پاره شده بعلت نازکی می‌باشد.

پروتئوگلیکان‌های سطح کراتوسیت‌ها را گزارش نموده‌اند. کل مقدار پروتئوگلیکان افزایش یافته و اجزاء غیرکلاژنی غیرطبیعی در استرومای گزارش شده است. موقعیت پروتئوگلیکان نسبت به فیبریل‌های کلاژن طبیعی نیست. واکنش بین پروتئوگلیکان‌ها و فیبریل‌های کلاژن ممکن است در نگهداری استحکام طبیعی قرنیه مهم باشد. بنابراین ناهنجاری‌ها می‌توانند باعث انساع و نازکی استرومای شوند [۸، ۱۳، ۱۷]. با توجه به تغییرات پروتئوگلیکان‌ها، پیشنهاد می‌شود در مطالعات بیوشیمیایی، این نوع تغییرات نیز مورد ارزیابی دقیق قرار گیرد.

در کراتونکونوس انسانی، بیان برخی پروتئین‌ها، نظیر کلاژن‌ها و فاکتورهای نسخه‌بردار نظری *c-fos*-افزایش می‌یابد. در یک مطالعه، پدیده‌های فوق در موش‌های جنس نر که به روش ژنتیکی دچار کراتونکونوس شده بودند، گزارش شده است [۱۰، ۱۶]. اثبات تشابه مدل القایی با کراتونکونوس انسانی علاوه بر بررسی‌های ماکروسکوپی و میکروسکوپی نیازمند بررسی بیان فاکتورهای نسخه‌برداری و بررسی فرایند آپوپتوز سلول‌های استرومایی می‌باشد. بنابراین پیشنهاد می‌گردد از بلوک‌های بافتی موجود، مسیرهای آپوپتوز بررسی گردد. نتایج حاصل از این مطالعه نشان میدهد که کراتونکونوس ناشی از تزریق دوز ۶ میلی‌گرم/ میلی‌لیتر کلاژنаз در موش سوری نر می‌تواند بعنوان یک مدل حیوانی بالقوه برای مطالعات کراتونکونوس در نظر گرفته شود. برای اثبات جایگزینی آن برای کراتونکونوس انسانی مطالعات بیشتری پیشنهاد می‌گردد.

## سپاسگزاری

تحقیق حاضر در قالب طرح پژوهشی، با حمایت مالی معاونت پژوهشی واحد پزشکی تهران، دانشگاه آزاد اسلامی انجام شده است، که بدینوسیله قدردانی می‌گردد.

شکل ۳- نمای میکروسکوپی قرنیه تزریق شده با کلاژناز  $3 \text{ mg/ml}$  ۳ پس از ۵ روز با بزرگنمایی ۱۰ (چپ) و ۴۰ (راست): فلشن نشان دهنده رشته‌های کلاژن فاصله‌دار، کلاژن استرومای مواج و دندانه‌دار می‌باشد.

هیستوپاتولوژیک ابتدایی به صورت گسیختگی و خرد شدن موضعی لایه بومن و اپی تلیوم لایه بازال در ناحیه مخروط می‌باشد. پارگی غشای بازال شایع است و بافت اسکار و کراتوسیت‌های فعال شده در این ناحیه ملاحظه می‌شوند. اپی تلیوم قرنیه ممکن است نامنظم بوده و در ناحیه مخروط نازک شده باشد [۱، ۵، ۱۴، ۱۵]. در این تحقیق، کاهش ضخامت قرنیه و اپیتلیوم و بی‌نظمی در اپیتلیوم، در قرنیه موش‌هایی که کلاژنаз دریافت نموده بودند، بطور وابسته به دوز مشاهده شده است.

در نمونه‌های انسانی، در هیدرولیپس قرنیه گسیختگی و پارگی در غشای دسمه اتفاق می‌افتد که به اندوتلیوم مجاور و استرومای نیز گسترش می‌یابد. این پارگی باعث ادم ناگهانی و عمیق قرنیه می‌شود. اندوتلیوم شکاف ایجاد شده را در طول ۸-۶ هفته پر می‌کند و التهاب استرومای از بین می‌گذارد. استرومای نازک شده و استرومایی با شدت مختلف به جا می‌گذارد. استرومای نازک شده و تعداد لایه‌های قرنیه کاهش می‌یابد [۱۵، ۱۷]. در آزمون حاضر، کلاژن به هم ریخته، رشته‌ای شدن استرومای، لایه‌ی قاعده‌ای گستته، قرنیه مخروطی و پاره مشاهده شده است. در نمونه‌های انسانی نیز در برخی موارد، تغییر قطر فیبریل‌های کلاژن و همین طور فاصله بین فیبریل‌ها گزارش شده است. البته، گاهی مقدار و توزیع انواع مختلف کلاژن نیز طبیعی بوده است [۱۵].

تنوع زیادی از ناهنجاری‌های بیوشیمیایی نیز، در قرنیه‌های دارای کراتونکونوس گزارش شده است [۱۴ و ۳] که تعدادی از آنها تأیید نشده و با مطالعات دیگر تناقض دارد [۸، ۱۴]. در یک مطالعه تغییرات اتصالات کلاژن گزارش شده [۱۱]. که در مطالعات دیگر تأیید نشده است. در کشت کراتوسیت‌ها، نقص در ترجمه RNA سلول‌ها دیده شده که باعث کاهش سنتر پروتئین می‌شود [۴]. در کراتونکونوس فعالیت کلاژنولیتیک بیش از حد نرمال گزارش شده است [۶]. چندین مطالعه متابولیسم غیرطبیعی پروتئوگلیکان‌ها در کراتوسیت‌ها و همچنین ناهنجاری‌هایی در

## References

- [1] American Academy of ophthalmology, Basic & Clinical Science course, External Disease and Cornea, Section 8, 2005.
- [2] Fink BA, Wagner H, Steger May K, Collaborative longitudinal evaluation of keratoconus, difference in keratoconus as a function of gender. *American journal of Ophthalmology* 140 (2005) 459.
- [3] Gordon M, May S, Joslin Ch, Weissman B, Afink B, Edrington T, Olafsson H, Zadnik K, Baseline factors predictive of incident penetrating keratoplasty in keratoconus. *American journal of Ophthalmology* 142 (2006) 923-930
- [4] Gupta, SK, Hodge, WG, A new clinical perspective of corneal dystrophies through molecular genetics. *Curr Opin Ophthalmol* 10 (1999) 234-241.
- [5] Inhalainen, A, Clinical and epidemiological features of the keratoconus: genetic and experimental factors in the pathogenesis of the disease. *Acta Ophthalmol Suppl* 178 (1986) 1-64.
- [6] Kao, WW, Vergnes, JP, Ebert, J, Sundar-Raj, CV, Brown, SJ, Increased collagenase and gelatinolytic activities in keratoconus. *Biochem Biophys Res Commun* 107 (1982) 929-936.
- [7] Kremer I, Eagle RC, Rapuano CJ, Laibson PR, Histologic evidence of recurrent keratoconus seven years after keratoplasty. *American journal of ophthalmology* 119 (1995) 511-512.
- [8] Mackiewicz Z, Määttä M, Stenman M, Konttinen L, Tervo T, Konttinen YT. Collagenolytic proteinases in keratoconus. *Cornea* 25 (2006) 603-10.
- [9] Mutch JR, Richards MB, Keratokonus experimentally produced in the rat by vitamin A deficiency. *Br J Ophthalmol* 23 (1939) 381–387.
- [10] Ollivier FJ, Gilger BC, Barrie KP, Kallberg ME, Plummer CE, O'Reilly S, Gelatt K N, Brooks D E. Proteinases of the cornea and preocular tear film. *Veterinary Ophthalmology* 10 (2007) 199–206.
- [11] Owens H, Gamble GA, Profile of keratoconus in New Zealand. *Cornea* 22 (2003) 122-125.
- [12] Peiffer RL, Werblin TP, Patel AS, Keratoconus in a rhesus monkey. *J Med Primatol* 16 (1987) 403-406.
- [13] Tachibana M, Okamoto M, Sakamoto M, Matsushima Y. Hereditary keratoconus-like keratopathy in Japanese wild mice mapped to mouse Chromosome 13. *Mammalian Genome* 13 (2002) 692–695.
- [14] Rabinowitz, YS, Keratoconus. *Surv Ophthalmol* 42 (1998) 297-319.
- [15] Sawaguchi Sh, Fukuchi T, Abe H, Kaiya T, Sugar J, Yue B, Three-Dimensional Scanning Electron Microscopic Study of Keratoconus Corneas. *Arch Ophthalmol.* 116 (1998) 62-68.
- [16] Tachibana M, Adachi W, Kinoshita Sh, Kobayashi Y, Honma Y, Hiai H, Matsushima Y, Androgen-Dependent Hereditary Mouse Keratoconus: Linkage to an MHC Region. *Investigative Ophthalmology and Visual Science* 43 (2002) 51-57.
- [17] Yue, BJT, Sugar, J, Benveniste, K. Heterogeneity in keratoconus: possible biochemical basis. *Proc Soc Exp Biol Med* 175 (1984) 336-341.