成長期ラット顎関節円板におけるproteoglycanのmRNA発現

甲田 尚央¹⁾, 鳥谷奈保子¹⁾, 荒川 俊哉², 田隈 泰信²⁾, 溝口 到¹⁾

¹¹北海道医療大学歯学部口腔構造・機能発育学系歯科矯正学分野 ²¹北海道医療大学歯学部口腔生物学系生化学分野

mRNA expression of proteoglycans in temporomandibular joint disc of growing rats

Naohisa KOHDA¹¹, Naoko TORIYA¹¹, Toshiya ARAKAWA²¹, Taishin TAKUMA²¹ and Itaru MIZOGUCHI¹¹

¹⁾Department of Orthodontics and Dentofacial Orthopedics, School of Dentistry, Health Sciences University of Hokkaido. ²⁾Department of Biochemistry, School of Dentistry, Health Sciences University of Hokkaido.

Abstract

It is well known that proteoglycans can be divided into small leusine-rich proteoglycans (SLRPs) and large modular proteoglycans, which are composed of various functional domains, and play crucial roles in cellular proliferation, cellular attachment, and matrix assembly. In addition, proteoglycans provide tissue integrity when subject to shearing and compressive forces via the glycosaminoglycan (GAG) chains linked to their core protein. This study analyzes the growth related changes in extracellular matrix components in temporomandibular joint (TMJ) discs, the expression of four SLRPs, including decorin, biglycan, fibromodulin, and lumican, and a modular proteoglycan, versican, in rat TMJ discs during the postnatal growth stage using real-time quantitative PCR (QPCR). Male Wistar rats at 2, 4, 8, and 16 weeks after birth were used in this study. Total RNA was extracted from the TMJ discs and used to generate cDNA. Quantification of target transcripts was performed by real-time PCR with SYBR Green I and/ or TaqMan probe. The copy number of the target transcript was determined using an external standard, which was serially diluted from 10^8 copies down to 10^1 copies, and calculated as the number of copies of proteoglycan per 10³ copies of the internal standard, GAPDH. The real-time QPCR indicated that mRNA expression of decorin peaked at 2 weeks and gradually decreased after that. The mRNA expression levels of biglycan, fibromodulin, and lumican decreased with growth. The mRNA expression of biglycan was highest and the other three SLRPs showed similar expressions. The mRNA expression levels of V0, V1, and V3 isoforms decreased with growth, while the mRNA expression of the V2 isoform peaked at 8 weeks. Among the four versican isoforms, mRNA expression of the V1isoform was predominant from 2 to 16 weeks. These results indicate that there are growth-related changes in mRNA expression of proteoglycans in the TMJ discs of growing rats.

Key words : Proteoglycan · Real-time quantitative PCR · Temporomandibular joint disc

緒言

顎関節は、側頭骨と下顎骨とを連結する関節であり、生体の関節の中でも最も複雑な形態および機能を有する(Bell, 1990). 顎関節は、解剖学的には側頭骨下顎窩、

関節結節,下顎骨下顎頭,関節円板,円板後部組織,滑 膜および靭帯等から構成され,機能的には蝶番運動と滑 走運動が複合した運動様式を呈し,ginglymoarthrodial jointに分類される.

顎関節の構成要素のひとつである顎関節円板は, 下顎

受付:平成20年9月30日

頭と側頭骨関節窩の間に介在する陥凹形の線維性緻密結 合組織であり,関節表面を被覆し,関節腔を上下に分け ている.上関節は主に滑走運動を,下関節は蝶番運動を 営む(Bell, 1990).関節円板は,顎関節の滑走,蝶番 運動によって生じる複雑な生力学的力のshock absorber として働き(Kimura, 1990; Hart et al., 1992; Korioth et al., 1992; Tanaka et al., 1994), また,関節運動を 円滑に行うために下顎頭のdestabilizerとして機能してい る(Osborn, 1985).関節円板が,損傷を受けると円板 の変形,変位あるいは穿孔をきたし,顎運動の障害(関 節内障)や疼痛を引き起こす可能性がある(Scapino, 1983; Osborn, 1985; De Bont et al., 1986, Stegenga et al.; 1991).

一方, 顎関節円板における主要な細胞外基質は, collagenとproteoglycanであり(Kopp, 1976; Scapino, 1983; Mills et al., 1988; 1994; Milam et al., 1991), 一般的 にcollagen線維は牽引に対する抵抗性を, proteoglycanは それに結合する糖鎖(glycosaminoglycan; GAG)を介し て剪断, 圧縮に対する耐性を組織に付与し, それぞれの 組織での機械的特性に寄与していることが知られている

(Tanaka et al., 2003).

Proteoglycanは, core proteinと呼ばれる1本のポリペ プチド鎖に1本以上のGAG鎖が付着し共有結合した複 合糖鎖の一種である.近年, proteoglycanとcore protein の遺伝子配列の解析が進み,様々なproteoglycanの存在 が明らかになっている (Zimmermann et al., 1994; Iozzo and Murdoch, 1996). Proteoglycanは, core protein のアミノ酸配列の構造的特徴から,小型のsmall leucine rich proteoglycan (SLRPs) と様々な機能を有したdomain が連結した大型のmodular proteoglycanの2つに分類され る (Iozzo and Murdoch, 1996). 前者にはdecorin, biglycan, fibromodulin, lumicanなどが含まれ,後者には軟骨 組織に特徴的なaggrecan,線維芽細胞が産生するversican,脳組織に特異的なbrevican, neurocanなどが属して いる(Zimmermann et al., 1994; Iozzo and Murdoch, 1996).

SLRPsは40kD前後の短いcore proteinを有し, 6から10 個の繰り返し構造である leucine - rich repeatを含む (Henly et al., 2001; Tasheva et al., 2004). Leucinerich repeat domainは, cystein残基を含むN末端とC末端に はさまれている. Decorinとbiglycanは, core proteinに decorinは1本, biglycanは2本のdermatan sulphateあるい はchondroitin sulphate鎖がserine残基に結合した構造をし $\tau \lor \delta$ (Chopra et al., 1985; Krusius and Ruoslahti, 1986; Fisher et al., 1989). またfibromodulinは4本, lumicanは2本から3本のkeratan sulphate鎖が結合した構 造をしている (Plaas et al., 1990; Blochberger et al., 1992). Decorinは, 軟骨, 骨, 腱, 皮膚, 象牙質などの 組織に、biglycanは、軟骨、骨、骨格筋、血管内膜など の組織に, fibromodulinnは, 軟骨, 腱, 皮膚などの組織 に、lumicanは、角膜、筋肉、腸、軟骨などの組織に広 く分布し,様々な生物学的機能を果たしていることが知 られている (Bianco et al., 1990). これらのSLRPsは, 細胞外基質に存在し、それぞれcollagen線維との結合能 を有し (Vogel et al., 1984; Scott et al., 1989; 1995; Pringle and Dodd, 1990), collagen線維の形成速度や線 維間の距離、線維の太さなどの調節を行い、組織の機械 的特性等に重要な役割を果たしている (Vogel et al., 1984; Scott et al., 1995; Danielson et al., 1997; Kuc and Scott, 1997). また, TGF-βなどの成長因子と の結合能を有し、細胞増殖や基質形成などの細胞機能に 重要な役割を果たしているとされている(Bianco et al.,

	sequence	length (mer)	Tm (°C)	amplicon size (bp)
decorin	tgcccgaaaaattgcccaaaac	22	56.7	180
(#X59859)	atccgagaccettcattccctg	22	60.4	
biglycan	cctactgggaagtgcagcct	20	58.0	67
(#U17834)	tttccaaattggatggcca	19	58.0	
fibromodulin	agaagateceteeegteaacae	22	60.4	153
(#X82152)	gettgatetegtteeeateeag	22	60.4	
lumican	tcgcttcaccgggcttc	17	59.0	70
(#X84039)	gtttccaggcacgccact	18	58.0	
GAPDH	gaaggtcggtgtgaacggatt	21	58.5	212
(#AB017801)	tgatgggtttcccgttgatg	20	56.3	

表1 Small leucine rich proteoglycan と GAPDH の primer の配列(SYBR Green I による QPCR 用)

()内は GenBank accession number を示す.

versican (#AF0728	92)	sequence	length (mer)	$Tm(^{\circ}C)$
versieuri (#711 0720)	, ,	sequence	iongui (inci)	Im(0)
forward primer	VC-F	cctgcaagaagggaacagttg	21	58.5
	F-0	aaaacaacttccaaacctcaagagtt	26	55.8
	F-1	gggtgagaaccctgtatcgt	20	55.4
reverse primer	VC-R	ttccaaaggcttggcattttc	22	54.8
	R-0	cctcactgtgatatatgtctatttcg	26	57.3
	R-2	gtaggatagcaggtgcctccat	22	60.4
probe	Taq-VC	tgcggccaacccctgttgt	20	62.5
	TaqR-116	tgtcagggtggaatttggtccctgcc	26	65.2
	TaqR-141	cagtaggcatcaaatctatcagggagag	gg 30	65.7
	Taq-183	tgatetetgeaaaacaaacceatgeet	27	60.5
GAPDH (#AB0178	01)	sequence	length (mer)	Tm (°C)
forward primer		tgccaagtatgatgacatcaagaag	25	57.2
reverse primer		agcccaggatgccctttagt	20	58.4
probe		cctggccaaggtcatccatgacaacttt	27	63.5
-				

表2 VersicanとGAPDHのprimerおよびprobeの配列 (TaqMan probeよるPCR用)

()内は GenBank accession number を示す.

表3 Versicanに対するprimerとprobeの組合せ(TaqMan probeよるQPCR用)

	primer combination	probe a	mplicon size (bp)
VC	VC-F and VC-R	Taq-VC	66
V0	F-0 and R-0	TaqR-116	268
V1	F-1 and R-0	TaqR-141	240
V2	F-0 and R-2	Taq-183	161
V3	F-1 and R-2	Taq-183	133

VC: 4 つの isoform (V0 からV3) に共通の C 末端

表4 Real-time QPCRの反応条件

	initial	3-step cycling			final
	activation step	denaturation	annealing	extention	extention
temperature	95°C	94°C	52~55°C	72°C	72°C
incubation time	15 min	1 min	1 min	1 min	10 min
PCR cycles	1		50		1

TaqMan probe 法

SYBR Green I 法

	initial	2-ste	final	
	activation step	denaturation	annealing / extention	extention
temperature	95°C	95°C	60°C	—
incubation time	10 min	15 sec	1 min	—
PCR cycles	1		50	

1990; Scott et al., 1995). 他には,石灰化過程の制御 因子としての作用も有していることが報告されている (Scott and Haigh, 1985).

一方, modular proteoglycanに属するversicanは線維芽

細胞から産生され (Zimmermann and Ruoslahti, 1989), core proteinの分子量は350から500kDに達し,最大で20 本前後のchondroitin sulphate側鎖を有する (Yamagata et al., 1993; Shinomura et al., 1993; Zimmermann et al., 1994; Ito et al., 1995). VersicanはN末端側からヒ アルロン酸結合部位(HABR), GAG鎖が結合するGAG -αdomainとGAG-βdomain, およびC-terminalから成り, GAG鎖結合領域のsplicingによる4つのisoform, V0, V 1, V2およびV3が存在することが報告されている (Shinomura et al., 1993; Zimmermann et al., 1994; Ito et al., 1995; Zako et al., 1995; Sztrolovics et al., 2002). Versicanは, 脳, 軟骨, 大動脈, 皮膚, 腱等の 様々な組織に分布し(Yamagata et al., 1993; Zimmermann et al., 1994), 組織の形態維持, 細胞増殖(Yamagata et al., 1993; Zimmermann et al., 1994), 細胞接着 (Yamagata et al., 1989; 1993; 1994; Ang et al., 1999), 細胞遊走(LeBaron et al., 1992; Landolt et al., 1995) などの機能に関与している.

顎関節円板において, proteoglycanのcore proteinとそれらに関連したGAG鎖は,生化学的分析によって検討されている(Mills et al., 1988; 1994; Scott et al., 1989; 1995; Nakano and Scott, 1989a; 1996; Nakano et al., 1993; Carvalho et al., 1995). Decorinとbiglycanの局在は顎関節円板の中央部と周辺部において異なり,その領域差は,顎関節における複雑な生体力学的環境要因を反映していると考えられている(Scott et al., 1995; Mizoguchi et al., 1998). しかし, proteoglycanの局在あるいはその成長に伴う変化に関しては不明である.

そこで本研究では、成長期ラット顎関節円板の細胞外 基質の成長変化について検討することを目的とし、実験 動物に生後2週から16週の雄性Wistar系ラットを用い、 real-time quantitative polymerase chain reaction (real-time QPCR) 法により、SLRPsに属するdecorin、biglycan、fibromodulinおよびlumicanと、modular proteoglycanに属す るversicanのmRNA発現の変化を検討した.

実験動物および方法

実験動物には、生後2週、4週、8週および16週齢の 雄性Wistar系ラットを用いた.なお、すべての実験動物 の取り扱いは、北海道医療大学動物実験の指針に基づき 行った.

1. Total RNAの抽出とreverse transcription (RT) 反応

各週齢のラットより採取した顎関節円板からRNeasy Mini Kit (Qiagen, Hilden, Germany)を用いてtotal RNA を抽出した.なお,genomic DNAの試料への混入を防止 するため,total RNAの抽出過程でRNase-free DNase (Qiagen)処理を行った.抽出されたtotal RNAに対し
Omniscript reverse transcriptase protocol (Qiagen) を用いてRT反応を行った.

2. Primerの設計

各SLRPsおよびinternal standardとしてのGAPDHを検出 できるprimerを設計した(表1). また, versican isoform (V0, V1, V2およびV3)の検出にTaqMan probe (exonuclease probe)を使用するため, primerとprobeを設 計した(表2). Versican isoformの識別のためには, 4 種類のprimerと3種類のprobeとの組合せを適用した(表 3). Versican isoformのprimerとTaqMan probeの位置お よび組合せは図1に示す. Primerの設計には専用設計ソ フト, Primer Express software (version2.0, Applied Biosystems, Foster, CA, U.S.A.)を用いた.

3. External standardの作製

生後2週齢のラット脳組織から抽出したtotal RNAを RT反応後,各々に対応するprimerを用いてPCR産物を作 製し,QIAquick PCR Purification Kit (Qiagen)を用いて PCR産物を精製した.精製した各々のPCR産物および vector pT7T3 (Qiagen)を2つの制限酵素,Hind III (Gibco BRL, Rockville, MD, U.S.A.)およびEcoR I (Gibco BRL)で処理後subcloningし,10¹から10⁶コピー 数の連続希釈系試料を作製しexternal standardとした.

4. 顎関節円板におけるmRNA発現の定量

生後2週,4週,8週および16週齢のラットより摘出 した関節円板からtotal RNAを抽出し,RT反応およびreal -time QPCRを行った(表4).各種SLRPsの検出には SYBR Green I法を用い,versican isoformの検出には TaqMan probe法を用いた.各種proteoglycanおよび GAPDHに対するcDNAの10¹から10⁸コピー数の連続希釈 系試料(external standard)により,得られたstandard curveからの数値を用い両分子のmRNAを定量化後,



図1 4つのversican isoformに対するprimerとprobe

GAG- β ; グリコサミノグリカン β domain, C-terminal; C-末端.

HABR; ヒアルロン酸結合領域, GAG- α ; グリコサミノグリカン α domain



図2 顎関節円板におけるsmall leucine rich proteoglycanのmRNA発現の成長変化 (n=3 experiments; mean±S.E.) DecorinのmRNA発現量は2週齢が最も多く、その後減少して一定量に推移した.一方, biglycan, fibromodulinおよびlumicanのmRNA発現は2週齢に 最も多く、その後成長に伴い徐々に減少した.



図3 顎関節円板におけるsmall leucine rich proteoglycanのmRNA発現の 成長変化

Biglycanが最も多く, 他のSLRPsの6倍以上の発現であった. Decorin, fibromodulinおよびlumicanの発現量は同程度であった.

GAPDH10³コピー数に対するproteoglycan cDNAのコピー 数を算出した. 検出にはGeanAmp5700Sequence Detection System (Applied Biosystems) を用いた.

結 果

QPCRの定量の結果, decorinのmRNA発現量は2週齢 が最も多く, その後減少して一定量に推移した.一方, biglycan, fibromodulinおよびlumicanのmRNA発現は2週 齢に最も多く, その後成長に伴い徐々に減少した(図 2). また4種のSLRPsにおけるmRNA発現量は, biglycanが最も多く, 他のSLRPsの6倍以上の発現であっ た. Decorin, fibromodulinおよびlumicanの発現量は同程 度であった(図3). Versican isoformのmRNA発現量 は, V0, V1およびV3は成長に伴い減少し, V2は8 週齢にピークを示した(図4). 4つのisoformの中で は、生後2週から16週の期間を通して、V1のmRNA発 現量がversican全体のmRNA発現に占める割合が大きか った(図5).

考 察

1. Quantitative PCRを用いたmRNAの定量方法

Quantitative PCRには,(1) double strand DNAに結合 することによって蛍光を生じるSYBR Green Iという色 素を用いる方法,(2) forwardおよびreverse primer間に 特異的な配列のTaqMan probe (exonuclease probe)の両 端に蛍光色素とそのquencher色素を付けたprobeを用い, Taq polymeraseによるprobeの加水分解の結果として蛍光 を発することを利用する方法,および(3) primer間に 特異的な配列をもつ2つのhybridization probeを反応させ FRET反応を利用する方法の3つがある (Wittwer et al., 2001).

本研究においてversican isoformに適用したTaqMan probe法では, primer dimerおよび非特異なPCR産物が反 応中に形成されても,目的とするcDNAに特異的なprobe がそれらには結合しないため,特異的かつ感度の高い手 法であるとされている (Yin et al., 2001).本研究にお いてもGeneAmp5700を用いてTaqMan probe法を適用し た場合には,少なくとも10¹コピー数までのcDNAの定量 が可能であることが明らかになった (data not shown).

本研究では, SLRP mRNA発現の定量にはSYBR Green I法を, versican isoformに関してはTaqMan porbe法を用



図4 顎関節円板におけるversican isoformのmRNA発現の成長変化 (n=5 experiments; mean±S.E.) V0, V1およびV3は成長に伴い減少し, V2は8週齢にピークを示した.



図5 顎関節円板におけるversican isoformのmRNA発現の成長変化 生後2週から16週の期間を通して、V1のmRNA発現量がversican全体の mRNA発現に占める割合が大きかった.

いた.前者のSYBR Green I法は,特別にprobeを作製す る必要がなく簡便で比較的安価な方法ではあるが,dimerおよび非特異的なPCR産物に結合して蛍光を生じ, その結果としてmRNAの定量性が低下する可能性が指摘 されている.この点に関して,Yinら(2001)は,PCR 反応液内の目的cDNAが10³コピー数以上であれば両者の 定量性に差はほとんど認められないが,低コピー数の cDNAを定量する場合には,より感度の高いTaqMan porbe法を選択する必要があることを指摘している.本 研究では,versican isoformの定量においてmRNAの検出 量がSYBR Green Iの検出限界である反応液中の目的 cDNAのコピー数が10³を下回ったため,SLRPおよびversicanの総発現量の定量にはSYBR Green Iを用い,versican isoformの定量にはSYBR Green Iを用い,versican isoformの定量にはTaqMan probe法を利用し良好な結 果を得た.

2. DecorinとbiglycanのmRNA発現

DecorinはI型, II型, III型collagen, fibronectinなど, 他 の細胞外基質との結合能を有し、基質形成、細胞接着, 細胞増殖などに関与していることが知られている(Vogel et al., 1984; Scott and Haigh, 1985; Pringle and Dadd, 1990; Scott et al., 1995). Vogel 5 (1984) は, ウシ腱から抽出したdecorinの存在下ではcollagen原線維 の形成速度が抑制され、また形成されたcollagen原線維 の直径も減少することを初めて報告した.一方, Kucと Scott (1997) はウシ関節円板あるいは皮膚から抽出し たdecorinを用いた同様の研究から, decorinは collagen原 線維の直径を増加させることを示した (Kuc and Scott, 1997). このように, decorinのcollagen原線維形成 に及ぼす影響に関しては統一された見解が得られずにい たが、最近のdecorinのknockout mouseを微細構造学的に 検討した研究から, decorinが欠如した状態では, collagen原線維の直径には大きな影響がないものの, 原線維 の太さが不均一になることが明らかにされた(Danielson et al., 1997).

ヒト関節軟骨におけるbiglycanの遺伝子発現を調べた 研究によると, biglycanの発現は成長に伴い減少するこ とが報告されている(Roughley et al., 1994).一方, decorinは骨, 軟骨, 靱帯, 真皮などの組織に広く分布し

(Chopra et al., 1985; Bianco et al., 1990; Scott et al., 1981), 一般的に加齢に伴い増加傾向を示すことが 報告されている (Bianco et al., 1990; Scott et al., 1981).

ラット関節円板の蛋白発現の所見では、biglycanは生

直後からほぼ一定であり, decorinは成長に伴い増加傾向 を示している(Kuwabara et al., 2002). Decorinとbiglycanは, 関節円板においてchondroitin sulphateではなく dermatan sulphateを側鎖に持ち(Scott et al., 1995), dermatan sulphateはラット顎関節円板では成長に伴って 増加傾向を示すことが報告されている(Kuwabara et al., 2002).

本研究においては成長に伴い、ラット顎関節円板の mRNA発現量は、decorinは2週齢が最も多く、その後減 少して一定量に推移し、また、biglycanも2週齢が最も 多いが、その後成長に伴い減少していた。また、株化骨 芽細胞様細胞(MC3T3-E1)を用いた研究では、 mRNAの発現量はbiglycanがdecorinの60から80倍多いこ とが報告されているが(泰間ら、2006)、本研究でも biglycanが最も多く他のSLRPsの6倍以上の発現であっ た.

3. FibromodulinとlumicanのmRNA発現

Fibromodulinは、関節軟骨と腱から初めて単離され、 腱,皮膚,筋肉,強膜,角膜などの間質性結合組織に存 在することが報告された(Oldberg et al., 1989; Blochberger et al., 1992). しかし両proteoglycanともその機能 に関しての知見は少ない. Fibromodulinはdecorinやbiglycanと同様にcollagen線維との結合能を有するが (Oldberg et al., 1989; Scott, 1996), その結合部位はdecorin のそれとは異なることが知られている (Svensson et al., 1999). 前述したようにdecorinがcollagen原線維の 直径を調節しているのに対し (Danielson et al., 1997), fibromodulinはcollagen原線維間のスペースと太 さを調節することが示唆されている (Scott and Parry, 1992). 一方, lumicanも広く軟組織, 石灰化硬組織に存 在し (Blochberger et al., 1992; Ying et al., 1997; Hall et al., 1997), collagenとの結合能を有し, 原線維形成 に深く関与する (Scott, 1996).

Knockout mouseを用いた研究から,fibromodulinと lumicanの欠乏はcollagen原線維の形態異常,サイズの不 規則化を生じる(Svensson et al., 1999; Ezura et al., 2000; Chakravarti et al., 2002; Ameye and Young, 2002). Lumicanは原線維形成初期の細い原線維の反応 の安定化に不可欠であり,fibromodulinは原線維形成後 期における原線維の沿面成長の抑制に関与していること が明らかにされている(Chakravarti et al., 2002). この 2つのproteoglycanの機能に関しては,原線維形成に大 きな役割を有していることは明らかとなったが,他にど のような機能を有しているのかに関しては不明のままで ある. Fibromodulinとlumicanの結合部位が同じであるこ と,およびfibromodulinが欠損した状態では,lumicanの mRNA発現は減少していたにもかかわらずlumicanの蛋 白質発現が代償的に約4倍増加し,collagen原線維上に 蓄積されていたことから,fibromodulinとlumicanの機能 は類似している可能性が指摘されている(Svensson et al.,1999).株化骨芽細胞様細胞(MC3T3-E1)を 用いた研究ではfibromodulinとlumicanは同様の機能を相 補的に営んでいる可能性が指摘されている(泰間 ら,2006).

本研究においては成長に伴い、ラット顎関節円板の mRNA発現量は、fibromodulin、lumicanともに減少してい たが、減少する時期は異なっていた.このことはfibromodulinとlumicanが相補的に働いている可能性が考えら れる.

4. VersicanのmRNA発現

Versicanの機能のひとつとして,他の細胞外基質と結 合することによる,細胞外基質の構築および組織への機 械的特性の付与がある.Versicanはtenascinおよびヒアル ロン酸と結合することが知られている(LeBaron et al., 1992).成長終了後のウシ関節円板の生化学的研究 から,円板には乾燥重量の5%のGAG鎖が存在し,そ の内訳は,ヒアルロン酸が5%,dermatan sulphateが 14%,chondroitin sulphateが79%,keratan sulphateが2% 含まれていることが報告されている(Nakano and Scott, 1989b).円板組織内に存在するversicanが,滑液 に含まれるヒアルロン酸の動態にどのような影響を及ぼ しているのかに関しては不明である.

本研究でのRT-PCRの結果から,versican mRNA総発 現量が生後2週齢をピークとして減少していた.この結 果は,様々な組織でのversican遺伝子発現が加齢に伴い 減少する報告と一致していた(Melching et al., 1997; Hart et al., 1998; Carrino et al., 2000;鳥谷ら, 2005).

しかし、最近の研究によると、versicanの成長に伴う 発現はversicanのisoformによって異なることが報告され ている、Versicanの α domainと β domainに対する2つの抗 体を用いた生化学的研究によると、versicanの β domainを 含むisoformであるV0およびV1は、出生時をピークと し、2週齢までに急速に減少、その後減少は少し緩やか となり、約8週齢で一定となったとしている(Milev et al., 1998).また、 α domainを含むV0およびV2では、 出生の約5日前をピークとし2週齢までわずかに減少、 その後約16週齢まで徐々に増加し、その後ほぼ一定とな ることが報告されている(Milev et al., 1998).一方、 本研究においては、versicanのisoformにおけるmRNA発 現は、V0、V1およびV3は2週齢以降減少してい た.また、V2は8週齢にピークを示した.このこと は、脳組織の遺伝子発現の研究でV2が10週まで増加す る報告があり、顎関節円板でも類似した結果を示したと 考えられる.

Versicanの4つのisoformのうち高い発現を示していた のはV0とV1であり、この傾向は特に生後2週から4 週において顕著であった.なぜ、成長初期においてV0 とV1のmRNA発現が高いのかは明らかではないが、2 つのisoformと他のisoformとの構造的な違いはcore proteinに付くGAG鎖の数だけである. ヒトversicanでみる と、V0 isoformとV1 isoformには12本のGAG鎖の結合部 位をもつβdomainが存在するのに対し、 αdomainのみが 存在するV2isoformには4本,GAG結合domainがないV 3 isoformにはGAG鎖が存在しない (Zimmermann et al., 1994). したがって, 成長初期においてαdomainを 有するversicanのisoformの発現が高いことはversicanの有 するGAG鎖が顎関節円板の成長に何らかの役割を有し ていることを示唆していると考えられる. Versicanの各 isoformの機能に関しては不明の点が多いが、最近の研 究ではversicanと組織の機械的強度との関係が指摘され ている. Theocharisら (2001) は、ヒト動脈管でのV0 isoformの減少が血管壁の粘弾性と被圧縮性を低下さ せ、動脈の変形を惹起することを報告している (Theocharis et al., 2001). また, Hinekら (2004) は, V3 isoformを過剰発現させると, elastin-binding proteinの発 現および弾性線維の合成が促進されることを報告し、こ れには、V3 isoformの増加に伴うGAG鎖の減少が関与し ていることを示唆した (Hinek et al., 2004). これらの 研究は、円板におけるversicanのisoformの発現が弾性線 維系の動態を介して円板組織の機械的強度に関与してい る可能性を示唆している.

結 論

ラット顎関節円板における各種proteoglycanのmRNA 発現は、成長に伴い変化することが明らかとなった.こ のことは、成長に伴うラットの顎口腔機能の発達、ある いは顎関節における生力学的環境の変化が関与している ことを示唆している.今後は、弾性線維系分子に関わる 分子も含めてラット顎関節円板の成長変化に伴うmRNA 発現を検討していきたいと考えている.

参考文献

- Ameye L and Young MF. Mice deficient in small leucine–rich proteoglycans : novel in vivo models for osteoporosis, osteoarthritis, Ehlers–Danlos syndrome, muscular dystrophy, and corneal diseasea. Glycobiology 12 : 107–116, 2002.
- Ang LC, Zhang Y, Cao L, Yang BL, Young B, Kiani C, Lee V, Allan K and Yang BB. Versican enhances locomotion of astrocytoma cells and reduces cell adhesion through its G1domain. J Neuropathol Exp Neurol 58: 597–605, 1999.
- Bell WH. Normal craniomandibular structure. In "Temporomandibular Disorders : Classification, Diagnosis, Management", ed.by W.E. Bell, Year Book Medical Publishers, London, Chicago : 18–37, 1990.
- Bianco P, Fisher LW, Young MF, Termine JD and Robey PG. Expression and localization of the two small proteoglycans biglycan and decorin in developing human skeletal and non-skeletal tissues. J Histochem Cytochem 38 : 1549–1563, 1990.
- Blochberger TC, Cornuet PK and Hassell JR. Isolation and partial characterization of lumican and decorin from adult chicken corneas. A keratan sulfate–containing isoform of decorin is developmentally regulated. J Biol Chem 267 : 20613–20619, 1992.
- Carrino DA, Sorrell JM and Caplan AI. Age-related changes in the proteoglycans of human skin. Arch Biochem Biophys 373 : 91–101, 2000.
- Carvalho RS, Yen EH and Suga DM. Glycosaminoglycan synthesis in the rat articular disk in response to mechanical stress. Am J Orthod Dentofacial Orthop 107 : 401–410, 1995.
- Chakravarti S. Functions of lumican and fibromodulin : lessons from knockout mice. Glycoconj J 19 : 287–293, 2002.
- Chopra RK, Pearson CH, Pringle GA, Fackre DS and Scott PG. Dermatan sulphate is located on serine-4 of bovine skin proteodermatan sulphate. Demonstration that most molecules possess only one glycosaminoglycan chain and comparison of amino acid sequences around glycosylation sites in different proteoglycans. Biochem J 232: 277–279, 1985.
- Danielson KG, Baribault H, Holmes DF, Graham H, Kadler KE and Iozzo RV. Targeted disruption of decorin leads to abnormal collagen fibril morphology and skin fragility. J Cell Biol 136 : 729–743, 1997.
- De Bont LG, Blankestijn J, van der Kuijl B and Boering G. The role of the articular disk in temporomandibular joint disorders. Ned Tijdschr Tandheelkd 93 : 345–350, 1986.
- Ezura Y, Chakravarti S, Oldberg A, Chervoneva I and Birk DE. Differential expression of lumican and fibromodulin regulate collagen fibrillogenesis in developing mouse tendons. J Cell Biol. 151 : 779– 788, 2000.
- Fisher LW, Termine JD and Young MF. Deduced protein sequence of bone small proteoglycan I (biglycan) shows homology with proteoglycan II (decorin) and several nonconnective tissue proteins in a variety of species. J Biol Chem 264 : 4571–4576, 1989.
- Hall RC, Embery G and Lloyd D. Immunochemical localization of the small leucine–rich proteoglycan lumican in human predentine and dentine. Arch Oral Biol 42 : 783–786, 1997.
- Hart DA, Sciore P, Boykiw R and Reno C. Pregnancy induces complex changes in the the pattern of mRNA expression in knee ligaments of the adolescent rabbit. Matrix Biol 17 : 21–34, 1998.

- Hart RT, Hennebel VV, Thongpreda N, Van Buskirk WC and Anderson RC. Modeling the biomechanics of the mandible : a three-dimensional finite element study. J Biomech 25 : 261–286, 1992.
- Henry SP, Takanosu M, Boyd TC, Mayne PM, Eberspaecher H, Zhou W, de Crombrugghe B, Hook M and Mayne R. Expression pattern and gene characterization of asporin. a newly discovered member of the leucine–rich repeat protein family. J Biol Chem 276 : 12212–12221, 2001.
- Hinek A, Braun KR, Liu K, Wang Y and Wight TN. Retrovirally mediated overexpression of versican v3reverses impaired elastogenesis and heightened proliferation exhibited by fibroblasts from Costello syndrome and Hurler disease patients. Am J Pathol 164 : 119–131, 2004.
- Iozzo RV and Murdoch AD. Proteoglycans of the extracellular environment : clues from the gene and protein side offer novel perspectives in molecular diversity and function. Faseb J 10 : 598–614, 1996.
- Ito K, Shinomura T, Zako M, Ujita M and Kimata K. Multiple forms of mouse PG–M, a large chondroitin sulfate proteoglycan generated by alternative splicing. J Biol Chem 270: 958–965, 1995.
- Kimura A. Stress analysis of the temporomandibular joint by finite element method. J Jpn Oral Surg 36 : 1180–1196, 1990.
- Kopp S. Topographical distribution of sulphated glycosaminoglycans in human temporomandibular joint disks. A histochemical study of an autopsy material. J Oral Pathol 5 : 265–276, 1976.
- Korioth TW, Romilly DP and Hannam AG. Three–dimensional finite element stress analysis of the dentate human mandible. Am J Phys Anthropol 88 : 69–96, 1992.
- Krusius T and Ruoslahti E. Primary structure of an extracellular matrix proteoglycan core protein deduced from cloned cDNA. Proc Natl Acad Sci U S A 83 : 7683–7687, 1986.
- Kuc IM and Scott PG. Increased diameters of collagen fibrils precipitated in vitro in the presence of decorin from various connective tissues. Connect Tissue Res 36 : 287–296, 1997.
- Kuwabara M, Takuma T, Scott PG, Dodd CM and Mizoguchi I. Biochemical and immunohistochemical studies of the protein expression and localization of decorin and biglycan in the temporomandibular joint disc of growing rats. Arch Oral Biol 47: 473–480, 2002.
- Landolt RM, Vaughan L, Winterhalter KH and Zimmermann DR. Versican is selectively expressed in embryonic tissues that act as barriers to neural crest cell migration and axon outgrowth. Development. 121: 2303–2312, 1995.
- LeBaron RG, Zimmermann DR and Ruoslahti E. Hyaluronate binding properties of versican. J Biol Chem 267 : 10003–10010, 1992.
- Melching LI, Cs–Szabo G and Roughley PJ. Analysis of proteoglycan messages in human articular cartilage by a competitive PCR technique. Matrix Biol 16: 1–11, 1997.
- Milam SB, Klebe RJ, Triplett RG and Herbert D. Characterization of the extracellular matrix of the primate temporomandibular joint. J Oral Maxillofac Surg 49: 381–391, 1991.
- Milev P, Maurel P, Chiba A, Mevissen M, Popp S, Yamaguchi Y, Margolis RK and Margolis RU. Differential regulation of expression of hyaluronan–binding proteoglycans in developing brain : aggrecan, versican, neurocan, and brevican. Biochem Biophys Res Commun 247 : 207–212, 1998.
- Mills DK, Daniel JC and Scapino R. Histological features and in-vitro proteoglycan synthesis in the rabbit craniomandibular joint disc. Arch Oral Biol 33 : 195–202, 1988.

- Mills DK, Fiandaca DJ and Scapino RP. Morphologic, microscopic, and immunohistochemical investigations into the function of the primate TMJ disc. J Orofac Pain 8 : 136–154, 1994.
- Mizoguchi I, Scott PG, Dodd CM, Rahemtulla F, Sasano Y, Kuwabara M, Satoh S, Saitoh S, Hatakeyama Y, Kagayama M and Mitani H. An immunohistochemical study of the localization of biglycan, decorin and large chondroitin-sulphate proteoglycan in adult rat temporomandibular joint disc. Arch Oral Biol 43: 889– 898, 1998.
- Nakano T, Imai S, Koga T, Dodd CM and Scott PG. Monoclonal antibodies to the large chondroitin sulphate proteoglycan from bovine temporomandibular joint disc. Matrix 13: 243–254, 1993.
- Nakano T and Scott PG. Changes in the chemical composition of the bovine temporomandibular joint disc with age. Arch Oral Biol 41 : 845–853, 1996.
- Nakano T and Scott PG. A quantitative chemical study of glycosaminoglycans in the articular disc of the bovine temporomandibular joint. Arch Oral Biol 34 : 749–757, 1989a.
- Nakano T and Scott PG. Proteoglycans of the articular disc of the bovine temporomandibular joint. I. High molecular weight chondroitin sulphate proteoglycan. Matrix 9: 277–283, 1989b.
- Oldberg A, Antonsson P, Lindblom K and Heinegard D. A collagen– binding59–kd protein (fibromodulin) is structurally related to the small interstitial proteoglycans PG–S1and PG–S2 (decorin). EMBO J. 8 : 2601–2604, 1989.
- Osborn JW. The disc of the human temporomandibular joint : design, function and failure. J Oral Rehabil 12 : 279–293, 1985.
- Plaas AH, Neame PJ, Nivens CM and Reiss L. Identification of the keratan sulfate attachment sites on bovine fibromodulin. J Biol Chem 265 : 20634–20640, 1990.
- Pringle GA and Dodd CM. Immunoelectron microscopic localization of the core protein of decorin near the d and e bands of tendon collagen fibrils by use of monoclonal antibodies. J Histochem Cytochem 38 : 1405–1411, 1990.
- Roughley PJ, Melching LI and Recklies AD. Changes in the expression of decorin and biglycan in human articular cartilage with age and regulation by TGF-beta. Matrix Biol 14: 51–59, 1994.
- Scapino RP. Histopathology associated with malposition of the human temporomandibular joint disc. Oral Surg Oral Med Oral Pathol 55 : 382–397, 1983.
- Scott JE. Proteodermatan and proteokeratan sulfate (decorin, lumican/ fibromodulin) proteins are horseshoe shaped. Implications for their interactions with collagen. Biochemistry. 35: 8795–8799, 1996.
- Scott JE, Orford CR and Hughes EW. Proteoglycan–collagen arrangements in developing rat tail tendon. An electron microscopical and biochemical investigation. Biochem J 195 : 573–581, 1981.
- Scott JE and Haigh M. Proteoglycan-type I collagen fibril interactions in bone and non- calcifying connective tissues. Biosci Rep 5:71-81, 1985.
- Scott JE and Parry DA. Control of collagen fibril diameters in tissues. Int J Biol Macromol 14 : 292–293, 1992.
- Scott PG, Nakano T and Dodd CM. Small proteoglycans from different regions of the fibrocartilaginous temporomandibular joint disc. Biochim Biophys Acta 1244 : 121–128, 1995.
- Scott PG, Nakano T, Dodd CM, Pringle GA and Kuc IM. Proteoglycans of the articular disc of the bovine temporomandibular joint. II. Low molecular weight dermatan sulphate proteoglycan. Matrix 9 : 284–292, 1989.

- Shinomura T, Nishida Y, Ito K and Kimata K. cDNA cloning of PG– M, a large chondroitin sulfate proteoglycan expressed during chondrogenesis in chick limb buds. Alternative spliced multiforms of PG –M and their relationships to versican. J Biol Chem 268 : 14461– 14469, 1993.
- Stegenga B, de Bont LG, Boering G and van Willigen JD. Tissue responses to degenerative changes in the temporomandibular joint : a review. J Oral Maxillofac Surg 49 : 1079–1088, 1991.
- Svensson L, Aszódi A, Reinholt FP, Fassler R, Heinegard D and Oldberg A. Fibromodulin–null mice have abnormal collagen fibrils, tissue organization, and altered lumican deposition in tendon. J Biol Chem. 274 : 9636–9647, 1999.
- Sztrolovics R, Grover J, Cs–Szabo G, Shi SL, Zhang Y, Mort JS and Roughley PJ. The characterization of versican and its message in human articular cartilage and intervertebral disc. J Orthop Res 20 : 257–266, 2002.
- 泰間康平, 鳥谷奈保子, 荒川俊哉, 田隈泰信, 溝口 到. 株化 骨芽細胞様細胞MC3T3-E1細胞の分化・石灰化過程におけ るデコリンとバイグリカンのmRNA発現. 北医療大歯誌 25: 63-71, 2006.
- Tanaka E, Tanne K and Sakuda M. A three-dimensional finite element model of the mandible including the TMJ and its application to stress analysis in the TMJ during clenching. Med Eng Phys 16 : 316–322, 1994.
- Tanaka E, Aoyama J, Tanaka M, Van Eijden T, Sugiyama M, Hanaoka K, Watanabe M and Tanne K. The proteoglycan contents of the temporomandibular joint disc influence its dynamic viscoelastic properties. J Biomed Mater Res 65 : 386–392, 2003.
- Tasheva ES, Klocke B and Conrad GW. Analysis of transcriptional regulation of the small leusine rich proteoglycans. Mol Vis 10:758 –772, 2004.
- Theocharis AD, Tsolakis I, Hjerpe A and Karamanos NK. Human abdominal aortic aneurysm is characterized by decreased versican concentration and specific downregulation of versican isoform V(0). Atherosclerosis 154 : 367–376, 2001.
- 鳥谷奈保子, 荒川俊哉, 田隈泰信, 安彦善裕, 溝口 到. 成長 期ラット顎関節円板におけるversican isoform mRNAの発現. 北 医療大歯誌 24:31-39, 2005.
- Vogel KG, Paulsson M and Heinegard D. Specific inhibition of type I and type II collagen fibrillogenesis by the small proteoglycan of tendon. Biochem J 223 : 587–597, 1984.
- Wittwer CT, Herrmann MG, Gundry CN and Elenitoba–Johnson KS. Real-time multiplex PCR assays. Methods 25 : 430–442, 2001.
- Yamagata M, Suzuki S, Akiyama SK, Yamada KM and Kimata K.

甲田 尚央

Regulation of cell–substrate adhesion by proteoglycans immobilized on extracellular substrates. J Biol Chem. 64 : 8012–8018, 1989.

- Yamagata M, Saga S, Kato M, Bernfield M and Kimata K. Selective distributions of proteoglycans and their ligands in pericellular matrix of cultured fibroblasts. Implications for their roles in cell-substratum adhesion. J Cell Sci 106 : 55–65, 1993.
- Yamagata M and Kimata K. Repression of a malignant cell-substratum adhesion phenotype by inhibiting the production of the antiadhesive proteoglycan, PG-M/versican. J Cell Sci. 107 : 2581– 2590, 1994.
- Yin JL, Shackel NA, Zekry A, McGuinness PH, Richards C, Putten KV, McCaughan GW, Eris JM and Bishop GA. Real-time reverse transcriptase-polymerase chain reaction (RT-PCR) for measurement of cytokine and growth factor mRNA expression with fluorogenic probes or SYBR Green I. Immunol Cell Biol 79 : 213–221, 2001.
- Ying S, Shiraishi A, Kao CW, Converse RL, Funderburgh JL, Swiergiel J, Roth MR, Conrad GW and Kao WW. Characterization and expression of the mouse lumican gene. J Biol Chem 272 : 30306– 30313, 1997.
- Zako M, Shinomura T, Ujita M, Ito K and Kimata K. Expression of PG–M(V3), an alternatively spliced form of PG–M without a chondroitin sulfate attachment in region in mouse and human tissues. J Biol Chem 270 : 3914–3918, 1995.
- Zimmermann DR, Dours–Zimmermann MT, Schubert M and Bruckner–Tuderman L. Versican is expressed in the proliferating zone in the epidermis and in association with the elastic network of the dermis. J Cell Biol 124 : 817–825, 1994.
- Zimmermann DR and Ruoslahti E. Multiple domains of the large fibroblast proteoglycan, versican. EMBO J 8 : 2975–2981, 1989.



北海道医療大学歯学部口腔構造・機能発育学系歯科矯正学分野

平成15年3月北海道医療大学歯学部卒業 平成16年4月北海道医療大学大学院歯学研究科入学 平成20年3月北海道医療大学大学院歯学研究科博士課程修了 平成20年4月北海道医療大学歯学部口腔構造・機能発育学系歯科矯正学分野任期制助手