平成 17 年度日本眼科学会学術奨励賞 受賞論文総説

遺伝性眼疾患のゲノム解析と診断への応用

吉田 茂生

九州大学大学院医学研究院眼科学分野

要 約

眼病変は病因刺激とそれに対する生体の防御機構による反応とで示される。近年のゲノム研究の進展に伴い, 大部分の単因子性の遺伝性眼疾患の原因遺伝子(病因)が明らかとなった。

遺伝性眼疾患の遺伝子解析は、診断の確定に有用である。膠様隆起性病変のない膠様滴状角膜ジストロフィや格子状病変を示さない格子状角膜ジストロフィ I 型に遭遇し、TACSTD2 遺伝子や TGFBI 遺伝子解析により診断を確定し、早期病変や加齢変化の修飾を反映していると考えた。膜型の硝子体を伴う裂孔原性網膜剝離患者に COL2A1 遺伝子解析を行い、眼限局型 Stickler 硝子体ジストロフィと診断し、これまで本疾患は本邦では見逃されるか、Wagner 病などと混同されてきたと思われた。

遺伝子解析は病態のより詳細な把握にも有用である。 経過観察中に多彩な眼底所見を呈した家族性滲出性硝子 体網膜症患者に新規の FZD4 遺伝子変異を同定し、ヒト周辺網膜血管の発達に Wnt シグナル伝達系が重要であると想定された。一方、脈絡膜新生血管を生じた網膜色素線条患者の ABCC6 遺伝子に新規変異を認め、網膜色素線条は代謝異常症であると考えた。

今後、ゲノム医科学的手法を用いて、遺伝性眼疾患のゲノム解析を迅速かつ包括的に施行できるようになれば、原因遺伝子と臨床表現型との相関の理解を加速し、疾患概念の再分類や、病勢の予測診断をより容易にできる可能性がある。またゲノムレベルの病因から既知の病理変化へ至る分子機序を解明することで、病態の新しい理解や、確実な治療の分子標的の創出につながることが期待される、(日眼会誌 110:898-913, 2006)

キーワード:遺伝性眼疾患,遺伝子診断,ヒトゲノム, 遺伝子型タイピングチップ

A Review

What Can We Learn from Molecular Genetic Analyses of Inherited Eye Diseases?

Shigeo Yoshida

Department of Ophthalmology, Graduate School of Medical Sciences, Kyushu University

Abstract

Over the past decade, the pace of gene identification of the causes of inherited eye diseases has increased dramatically as the complete human genome information becoming available.

Molecular genetic analysis establishes reliable clinical diagnostic criteria and improves the accuracy of diagnosis. We encountered two atypical cases, a patient who had only bilateral band-shaped opacities without any gelatinous prominences, and a patient who had diffuse central corneal stromal opacity without any lattice lines. The diagnosis of gelatinous drop-like dystrophy and lattice corneal dystrophy I was confirmed by molecular genetic analysis of TACSTD2 and TGFBI, respectively. We confirmed the existence of a predominantly ocular type of stickler syndrome by identifying the mutation involving exon 2 of the COL2AI gene in a Japanese patient who had received a diagnosis of rhegmatogenous retinal detachment. We surmise that in Japan in the past, this diagnosis may have been overlooked or misdiagnosed as Wagner disease.

Molecular genetic analysis is also useful for gain-

ing a better understanding of diseases. We detected a novel FZD4 mutation in a patient with familial exudative vitreoretinopathy who exhibited peripheral avascular areas bilaterally, a dragged disk, and retinal holes unilaterally, suggesting that FZD4 may be involved in the angiogenesis of the human peripheral retina. Molecular genetic analysis of a Japanese patient with pseudoxanthoma elasticum with choroidal neovascularization revealed a homozygous nonsense mutation in the ABCC6, a member of the ABC transporter family, indicating that angioid streaks may be caused by a primary metabolic disorder.

The development of rapid and comprehensive

genotyping systems using state-of-the-art technology such as genotyping microarray may eventually offer unique and reliable diagnostic tools. This should then accelerate our understanding of the basic mechanisms underlying inherited eye diseases and their phenotypic variability, thus facilitating prospective diagnosis.

Nippon Ganka Gakkai Zasshi(J Jpn Ophthalmol Soc 110: 898—913, 2006)

Key words: Inherited eye disease, Molecular diagnosis, Human genome, Genotyping microarray

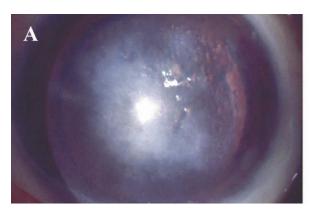
Iはじめに

角膜や黄斑ジストロフィなどの眼科領域の遺伝性疾患は、致死的でないため決して少なくないが、一般に難治で、その病態は不明な点が多い。これらの疾患では、眼組織にどのような病因刺激が起こり、それに対してどのような生体反応が起こったために視機能が障害されるのであろうか。遺伝性眼疾患の病因を正確に明らかにしていくことは、正しい診断や治療方針の決定などに有用で、将来臨床に導入される可能性がある再生医療や遺伝子治療の適応の決定にも必要になると思われ、重要である。

2003年に生命の設計図であるヒトゲノム解読完了が宣言され、全ての遺伝子の染色体上の位置、構造、機能、個体差などの情報が加速度的に蓄積されている¹⁾²⁾. ヒトゲノム完全解読により、疾患遺伝子座が位置する染色体領域を抽出すれば原因遺伝子を解明することが容易になったため(位置的候補遺伝子アプローチ)、現在では、大部分の単因子性の遺伝性眼疾患の原因遺伝子が同定された(表1). 本稿では、角膜ジストロフィ、硝子体網膜ジストロフィ、黄斑ジストロフィ、Bruch膜ジストロフィのうち我々が遺伝子解析を試みた疾患について概説し、さらに迅速診断確立の試みを述べる。

表 1 遺伝性眼疾患と原因遺伝子

臨床像	原因遺伝子
角膜ジストロフィ	TGFBI, GSN, TACSTD2, CHST6, COL8A2, KRT3, KRT12
先天緑内障	PAX6, FOXC1, PITX2, CYP1B1
先天白内障	CRYAA, CRYAB, CRYBB1, CRYBB2, CRYBA1, CRYGC, CRYGD, MIP, CX50, CX46, BFSP2, PITX3, MAF, HSF4
硝子体網膜ジストロフィ	COL2A1, COL11A1, COL11A2, FZD4, LRP5, NDP, NR2E3, RS1
黄斑ジストロフィ	EFEMP1, RDS, ELOVL4, VMD2, TIMP3
錐体ジストロフィ	PDE6B, GUCA1A, GUCY2D, CRX, ABCA4, RHO, RDH5, FSCN2, RPGR
網膜色素変性	RHO, RDS, RP1, ROM1, NRL, IMPDH, PRPC8, FSCN2, CRX, PRPF31, ABCA4, RPE65, CRB1, USH2A, MERTK, , RHO, CNGA1, PDE6B, LRAT, PDE6A, TULP1, RGR, RLBP1
先天夜盲	GNAT1, CACNA1F, SAG, RHOK, NYX, RDH5, RDS, RLBP1, CYP4V2
Bruch 膜ジストロフィ	ABCC6
脈絡膜ジストロフィ	OAT, REP1
遺伝性視神経萎縮	OPA1, PAX2, ミトコンドリア(11778, 14484, 3460番塩基など)
色覚異常	CNGA3, CNGB3, GNAT2
白子症	TYR, OA1
Usher 症候群	USH 2A, MYO 7A, CDH23, PCDH15
Bardet-Biedl 症候群	BBS4, BBS2
Kearns-Sayre 症候群	ミトコンドリア
脊髄小脳変性 7 型	SCA7
網膜芽細胞腫	RB1
von Hippel-Lindau病	$V\!H\!L$
von Recklinghausen 病	NF1



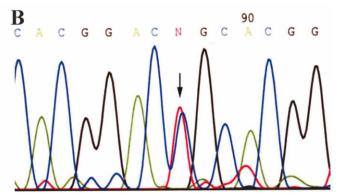


図 1 格子状病変のない格子状角膜ジストロフィ I型(LCDI).

A:54歳女性,右眼の前眼部写真.

B: transforming growth factor, beta-induced, 68 kDa 遺伝子のダイレクトシークエンスで LCDI に特異的な Arg124Cys 変異(矢印)をヘテロ接合で認めた。

(文献6より引用)

II 遺伝性眼疾患の遺伝子解析

1. 角膜ジストロフィ

遺伝性,両眼性に角膜混濁を生じる疾患である。近年原因遺伝子の解明が最もすすんだ眼疾患群の1つである。

1) transforming growth factor, beta-induced, 68 kDa(*TGFBI*)遺伝子関連角膜ジストロフィ (OMIM#122200,#607541)

10代から20代にかけて角膜実質に種々の混濁を生じ、常染色体優性遺伝形式を示す顆粒状角膜ジストロフィ、格子状角膜ジストロフィ、アベリノ角膜ジストロフィ、そしてReis-Bücklers角膜ジストロフィは同一のTGFBI遺伝子の異なる変異により生じることが明らかになっている 3 。TGFBI遺伝子は、角膜上皮細胞の接着や進展に関与していると考えられ 4 、患者角膜の混濁中に変異蛋白の蓄積が認められる 5 .

角膜ジストロフィは臨床上非典型的な病型を示すことがある。我々は格子状病変を示さない角膜混濁のみを示す患者に対し TGFBI 遺伝子解析を行い,格子状角膜ジストロフィ I型(LCDI)と診断を確定した⁶⁾(図1)。我々が以前に行ったヒト眼組織のマイクロアレイ解析では,加齢に伴い遺伝子発現レベルが変化するのを観察しており⁷⁾⁸⁾,角膜の加齢に伴う遺伝子発現レベルの変化が格子状病変消失に関与した可能性を考えている⁶⁾。

2) 膠様滴状角膜ジストロフィ(OMIM # 204870)

角膜に膠様半透明の隆起物を特徴とする常染色体劣性 の疾患である⁹。日本人患者の報告が多く, 典型的には 膠様半透明の隆起性病変を認める.

病理学組織的に角膜上皮下に沈着物を生じ、アミロイド陽性である(図 2)。疾患責任遺伝子は、1番染色体短腕に存在する tumor-associated calcium signal transducer 2(*TACSTD2*)遺伝子で、その遺伝子変異により

上皮のバリアー機能が障害されると考えられている10)。

我々は典型的な膠様隆起性病変を持たない帯状の角膜 混濁のみを示す患者に TACSTD2 遺伝子解析を行い, 日本人の好発変異である Glu 118 Stop 変異を認め,膠 様滴状角膜ジストロフィ (GDLD) と診断できた¹¹⁾ (図 2)。 観察された角膜所見は GDLD の早期の病変を反映して いると考えた。これまで GDLD の臨床病型に関する詳 細な記述は少なく,近年新しい病型分類が提示されている¹²⁾。

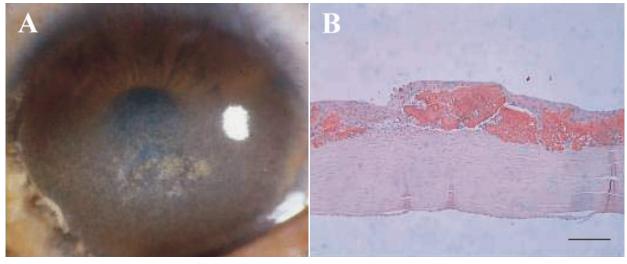
3) 斑状角膜ジストロフィ(OMIM # 217800)

角膜実質全層に斑状の混濁を生じる常染色体劣性遺伝の疾患で、Groenouw II型とも呼ばれる¹³. 発症年齢は10歳以前で、典型的には初期では角膜中央、表層の微細な淡い灰白色の混濁で発症し、加齢とともに角膜全層、全体へと混濁が増加する.

原因遺伝子は硫酸転位酵素をコードする carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6(CH-ST6)遺伝子である 14 . 我々は周辺角膜に混濁を認め,その混濁が角膜裏面沈着物様の内皮側への膨隆を認めた非典型的な症例に対して CHST6 遺伝子解析を行い,診断を確定した 15 (図 3)。患者ではケラタン硫酸の硫酸基付加がうまくいかず,低硫酸化ケラタン硫酸が角膜実質全層に沈着したと考えられた。

4) 角膜ジストロフィに伴う角膜血管新生の誘導機序 膠様滴状角膜ジストロフィや格子状角膜ジストロフィ などでは進行に伴い角膜血管新生が生じる場合がある が¹⁶⁾, 角膜血管新生は角膜移植術後の拒絶反応の有意な 危険因子であるため¹⁷⁾, その生成機序を把握するのは重 要である.

ビトロネクチンは細胞外マトリクス分子であり、アミロイドーシスで発現が亢進するため¹⁸⁾、アミロイドの沈着を認める GDLD の病態形成に関与している可能性を考えた¹⁹⁾。そこで、全層角膜移植術で摘出された血管新



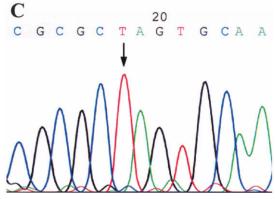


図 2 膠様隆起性病変のない膠様滴状角膜ジストロフィ.

- A:37 歳男性,右眼の前眼部写真. 帯状の角膜上皮下混濁がみられる.
- B:角膜病理組織顕微鏡写真。上皮下にコンゴレッド染色陽性の沈着がみられる。上皮は菲薄化している。バーは $200~\mu\mathrm{m}$ 。
- C: tumor-associated calcium signal transducer 2遺伝子のダイレクトシークエンスで Glu118Stop 変異(矢印)をホモ接合で同定した。

(文献 11 より引用)

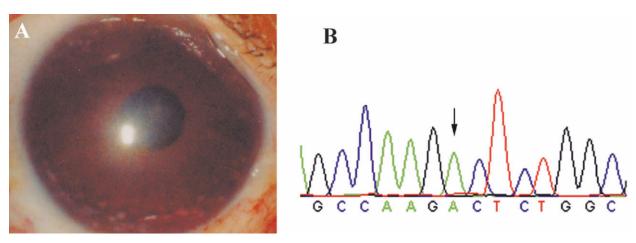


図 3 角膜周辺部の斑状の混濁を認めた斑状角膜ジストロフィ.

- A:55 歳女性,右眼の前眼部写真。角膜周辺部角膜に斑状の混濁が多数みられる。
- B: carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6 遺伝子のダイレクトシークエンスで斑状 角膜ジストロフィに特異的な Ala217Thr 変異(矢印) をホモ接合で同定した。

(文献 15 より引用)

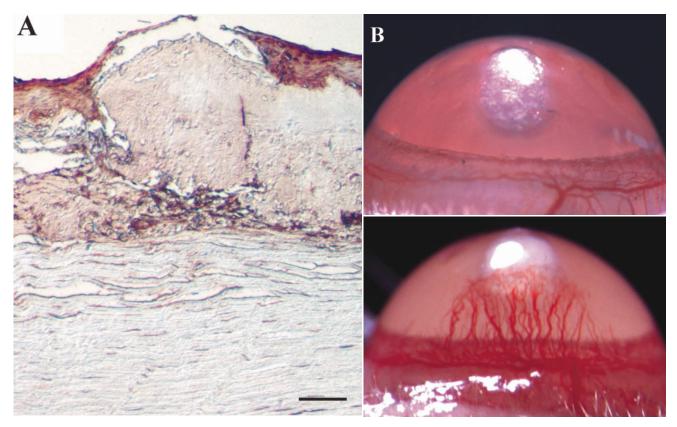


図 4 血管新生を伴う膠様滴状角膜ジストロフィ角膜でのビトロネクチンの発現.

A:全層角膜移植術摘出母角膜の免疫染色。ビトロネクチンの発現が角膜上皮基底層,浸潤白血球および角膜沈着物にみられる。バーは $100~\mu\mathrm{m}$ 。

B: ビトロネクチンの角膜血管新生誘導. 生理食塩水(上段)あるいはビトロネクチン1μg(下段)を含んだハイドロンペッレトを角膜実質に挿入し、7日後に新生血管を観察した。

(文献 19 より引用)

生を伴った GDLD の角膜を用いてビトロネクチンの発現を検討したところ,角膜上皮基底層,浸潤白血球および角膜上皮下沈着物に局在していた(図 4)。 さらにビトロネクチン受容体であるインテグリン $\alpha V \beta 3$ や $\alpha V \beta 5$ は角膜血管新生に関与していることが報告 20 されているため,ビトロネクチンの血管新生能をラット角膜法で検討したところ,血管新生を著明に惹起した(図 4)。これらの結果より,GDLD において加齢に伴い角膜にビトロネクチンが蓄積し,血管新生誘導に関与したと考えた 19 .

また,我々は角膜浸潤白血球のうち単球/マクロファージ (M Φ) の角膜血管新生への関与を明らかにするため,角膜焼灼血管新生モデルを用いて以下の検討を行った。 Enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA)法で,焼灼角膜でmacrophage chemotactic protein-1 (MCP-1)や macrophage inflammatory protein-1 α (MIP-1 α) といった M Φ 走化性因子や炎症性サイトカインで血管新生能を有する interleukin-1 β (IL-1 β) の発現上昇がみられた。これらの因子の発現は主に角膜上皮基底細胞や実質の浸潤細胞で認められた 21 (図 5)。免疫組織二重染色では浸潤 M Φ と IL-1 β が共染色された 21

 $^{22)}$ (図 6). 以上より我々は,病原刺激を受けた角膜上皮細胞が MCP-1 などの走化性因子を産生して病変局所に M Φ を動 員 し,局所 に 遊 走 した M Φ が IL-1 β や interleukin-8 (IL-8) などの血管新生促進因子を放出して角膜血管新生を誘導する機序を想定した $^{22)23}$.

2. 硝子体網膜ジストロフィ

硝子体の変化および異常な網膜硝子体癒着や変性など 網膜硝子体に異常を生じる遺伝性疾患である。

1) Stickler (STL) 硝子体ジストロフィ (OMIM # 108300)

網膜と硝子体の変性および強度近視を伴う常染色体優性遺伝の疾患である。強度近視,硝子体網膜変性や網膜 剝離を特徴とし,関節変性,顔面低形成,難聴などの眼外症状を合併する²⁴⁾。

現在まで眼科的に広く受け入れられている診断基準はないが、欧米では近年、分子遺伝学的に膜型硝子体を伴う STL 硝子体ジストロフィ I 型(collagen, type II, alpha 1; *COL2A1* 遺伝子異常)、ビーズ型硝子体を伴う II 型(collagen, type XI, alpha 1; *COL11A1* 遺伝子異常)、眼症状を伴わない III 型(collagen, type XI, alpha 2; *COL11A2* 遺伝子異常)に分類されている²⁵。 I

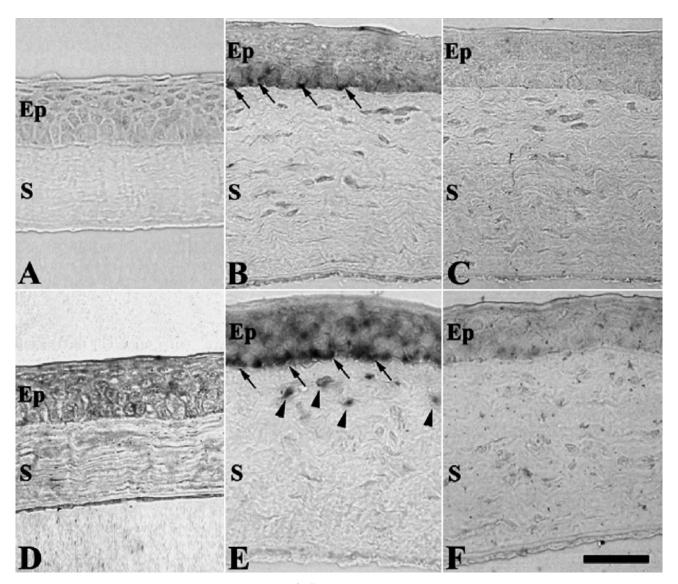


図 5 マウス角膜の in situ hybridization.

macrophage chemotactic protein-1(MCP-1)(A-C)と interleukin- $1\beta(IL-1\beta)(D-F)$ のアンチセンス(A, B, D, E)あるいはセンス(C, F)プローブを用いてハイブリダイゼーションを行った。

A, D:未刺激角膜. B, C, E, F:角膜焼灼 12 時間後.

MCP-1 mRNA シグナルは角膜上皮細胞(矢印)にみられる(B)。IL-1 β mRNA の発現は角膜上皮細胞(矢印)と浸潤白血球(矢じり)にみられる(E)。Ep=上皮;S=実質 バーは 50 μ m。

(文献 22 より引用)

型は眼限局型(COL2A1遺伝子のエキソン2の異常)と 眼外症状合併型に細分類されるが²⁶⁾²⁷⁾(図7), エキソン 2以外の変異でも眼に限局した病変が生じ得ると報告²⁸⁾ され,今後の検討を要する.

我々も,両眼に膜型の硝子体を伴う日本人の網膜剝離 患者に対し,COL2A1遺伝子解析を行ったところ,COL2A1遺伝子のエキソン2に変異を認め,本邦にも 眼限局型STL硝子体ジストロフィI型が存在するのを 確認している 29 (図8)。眼限局型STL硝子体ジストロ フィI型は眼外症状を伴わないため見落とされている か,Wagner 病などと混同されてきていると思われ(表 2),COL2A1遺伝子解析が,STL 硝子体ジストロフィ の診断確定や診断基準の確立に有用であると考えている³⁰⁾.

2) 家族性渗出性硝子体網膜症(FEVR)(OMIM # 133780)

周辺部網膜血管の発育不全により未熟児網膜症類似の 病変を示す遺伝性疾患である。1969 年 Criswick ら³¹)に よって初めて報告された。

近年,原因遺伝子が相次いで報告されている。FEVR には遺伝的異質性があり,遺伝形式として常染色体優性 (frizzled homolog 4; FZD4 遺伝子異常,low densitive lipoprotein receptor related protein 5; LRP5 遺伝子異常),常染色体劣性 (LRP5 遺伝子異常),X 連鎖性

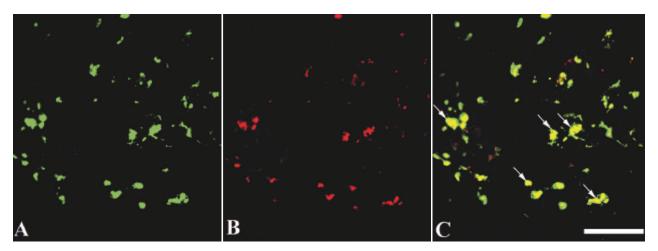


図 6 マウス焼灼角膜における IL-1 β と単球/マクロファージの 2 重染色.

A:焼灼2日後角膜でF4/80陽性細胞が多数みられる。

 $B: IL-1\beta$ 特異的染色で A と同様の染色パターンを認める。

 $C: IL-1\beta$ と単球/マクロファージの 2 重染色では両抗体ともに染色陽性の細胞がみられる(矢印)。 バーは 50 μ m。

(文献 22 より引用)

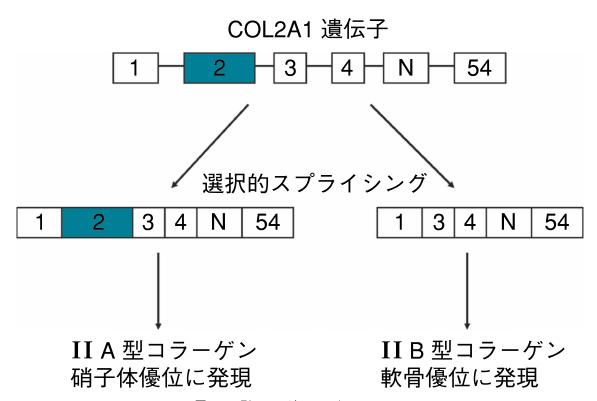


図 7 II型コラーゲンのアイソフォーム.

collagen, type II, alpha 1(COL2A1)遺伝子は選択的スプライシングによりエキソン 2 を含む II A 型コラーゲンと含まない II B 型コラーゲンのアイソフォームを生じる。 II A 型は硝子体に, II B 型は軟骨に優位に発現している。現在のところ, COL2A1 遺伝子のエキソン 2 の変異で眼限局型の表現型が,エキソン 2 以外の変異で全身症状合併型の Stickler 症候群を生じると考えられている。

劣性遺伝(norrie disease; *NDP* 遺伝子異常)が報告^{32)~} ³⁵⁾されている。

FEVR の病変は生涯にわたって変化する可能性があり、早期の診断と適切な時期の治療が必須である³⁶⁾。鑑別疾患である第一次硝子体過形成遺残と誤診されること

もあり 37 ,診断確定には遺伝子診断が有用である場合がある。我々も,約 10 年間の経過観察中に内斜視,滲出性網膜剝離,網膜円孔など多彩な眼底所見を呈した日本人 FEVR 患者に新規の FZD4 遺伝子変異を同定した 38 (図 9)。

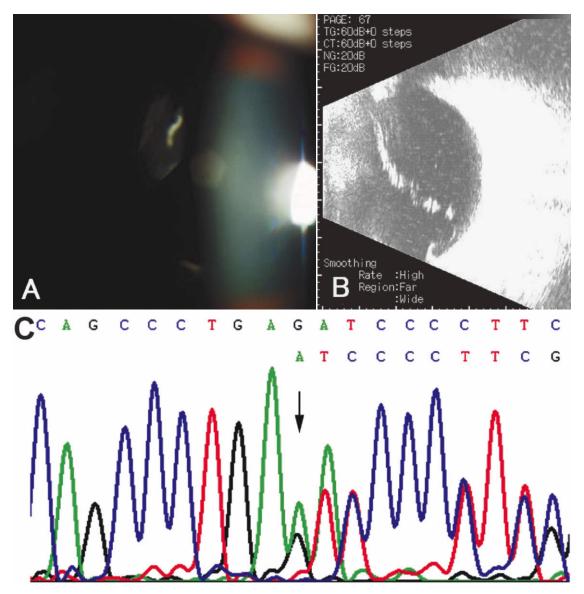


図 8 眼限局型 Stickler 硝子体ジストロフィ I 型の硝子体所見。

A:25歳女性,右眼の前眼部写真.

B:B-モードエコー(水平断). 膜型の硝子体がみられる.

C: COL2A1 遺伝子のダイレクトシークエンスで新規の第237 グアニンの欠失変異(矢印)をヘテロ接合で同定した。

(文献 29 より引用)

表 2 Stickler 硝子体ジストロフィと Wagner 病の比較

	Stickler 硝子体ジストロフィ	Wagner 病
遺伝形式	常優	常優
屈折異常	強度近視	中等度近視
硝子体異常	+	+
網膜剝離	約 50%	まれ
網脈絡膜異常	+	+
夜盲	_	+
眼外症状	\pm	_
原因遺伝子	Col2A1, Col11A1	CSPG2

FZD4 遺伝子,NDP 遺伝子,LRP5 遺伝子ともにWnt シグナル伝達系に関与していることが明らかになっている 39 (図 9). Wnt シグナリングはショウジョウバエからヒトに至るまで普遍的に保存されるシグナル伝達機構で,神経の極性決定や軸索誘導に重要な役割を演じている。マウス網膜でのfzd4遺伝子の発現は網膜神経細胞に発現しており 40 ,発達期周辺網膜神経細胞でWnt シグナル伝達系が活性化し,神経細胞と血管内皮細胞の巧妙な相互作用を介してヒト周辺網膜血管形成が誘導される機序が想定される。

3. 黄斑ジストロフィ

黄斑に進行性の変性がみられる遺伝性疾患の総称である.

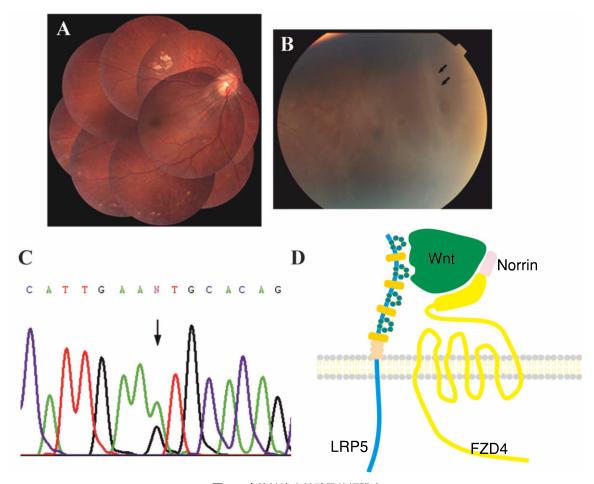


図 9 家族性滲出性硝子体網膜症.

- A:13歳女子の右眼の眼底写真。牽引乳頭と耳側血管の直線化がみられる。
- B:同一症例の左眼眼底周辺網膜.無血管野があり、網膜円孔、網膜硝子体癒着(矢印)を生じている。
- C: frizzled homolog 4(FZD4)遺伝子のダイレクトシークエンス。595 番目のアデニン(A)からグアニン(G)へのミスセンス変異(矢印)をヘテロ接合で同定した。
- D: Wnt 受容体複合体の模式図. 7回膜貫通型受容体である *FZD4* 遺伝子, low densitive lipoprotein receptor related protein 5 遺伝子, norrie disease 遺伝子は Wnt 受容体複合体を形成し、周辺部網膜血管形成を制御していると考えられる。

(文献 38 より引用)

1) 錐体(杆体)ジストロフィ(OMIM # 602093, # 120970)

錐体ジストロフィ(cone dystrophy; COD)や錐体杆体ジストロフィ(cone-rod dystrophy; CORD)は早期の錐体視細胞の変性による視力低下,色覚異常や中心暗点を特徴とする遺伝性網脈絡膜変性疾患の1つである。進行すると,錐体視細胞の変性に続き杆体視細胞の変性が起こり,夜盲や周辺視野欠損などを惹き起こす^{41)〜43)}。眼底像は多彩であり,非定型的黄斑変性,標的黄斑症や,異常のないものもある。網膜電図が診断の決め手となり,典型例では錐体系の反応が高度に減弱している。

COD や CORD の遺伝形式は多様で、これまでに優性、劣性、X 連鎖性が報告されている。遺伝的異質性も高い(表 1)。 我々は臨床的に CORD と診断した患者に新規の guanylate cyclase 2D(GUCY2D)遺伝子の複合ミスセンス変異(2540 A>T、2541 G>C、2542 A>C

(Gln847Leu と Lys848Gln))を同定した 44 . GUCY2D 遺伝子は視細胞特異的な酵素である網膜のグアニル酸シクラーゼ(RetGC-1)をコードし、網膜の5'-guanosine monophosphate(GMP)から cyclic guanosine monophosphate(cGMP)を合成し、暗順応過程において開大した cGMP 依存性チャネルの比率を増す.

これまで、コドン 838 のヘテロ接合性の変異が好発変異部位であることが明らかとなっているが、遺伝子解析により我々は、コドン 838 以外の GUCY2D 遺伝子の変異が CORD の原因となり得ることを確認した $^{45)}$. さらには RetGC-1 はダイマーの状態で存在すると考えられているが $^{46)}$ 、本症例で認められたコドン 847 と 848 の変異部位も RetGC-1 蛋白の重合化部位に存在し 47 、GUCY2D 遺伝子の機能発現には重合化が重要であることを支持している.

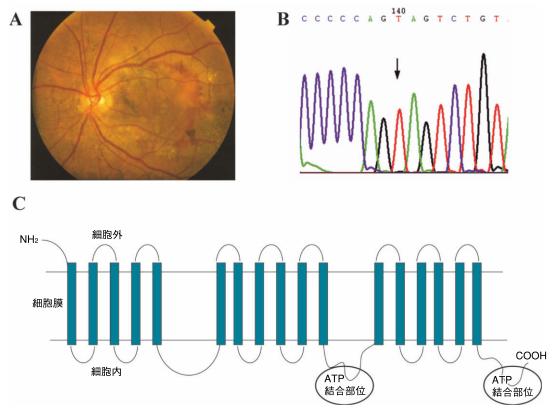


図 10 網膜色素線条.

- A:48 歳男性の左眼の眼底写真。視神経乳頭からのびる網膜色素線条を認める。黄斑部に網膜下出血,脈 絡膜新生血管を生じている。
- B:ATP-binding cassette, sub-family C, member 6(ABCC6)遺伝子のダイレクトーシークエンス。1026番目のシトシン(C)からチミン(T)へのミスセンス変異(矢印)をホモ接合で同定した。
- C: ABCC6 遺伝子蛋白の構造、3つの膜貫通ドメインと2つのATP結合ドメインから成る。

(文献 58 より引用)

2) 卵黄様黄斑ジストロフィ(OMIM # 153700)

特徴的な卵黄様の黄斑所見からその病名がつけられた疾患で,1905年 Best⁴⁸⁾により初めて報告された。遺伝形式は常染色体優性で,眼底所見は病期によって変化し,卵黄様病巣期,偽前房蓄膿期,いり卵期,萎縮期にわけられる。通常保因者でも5歳から10歳ごろまで正常眼底を示す。

患者では病期に関わらず眼球電図で明極大と暗極小の比(L/D比)の減少がみられる⁴⁹⁾⁵⁰⁾。網膜電図は通常正常である。病理組織学的には網膜色素上皮層のメラニン顆粒の増加や,異常なリポフスチン顆粒の細胞内蓄積,病巣部では視細胞層にも変性がみられる⁵¹⁾。

原因遺伝子として vitelliform macular dystrophy 2 (VMD2)遺伝子が報告 $^{52)53}$ され,自験例でも既知の変異を同定している。VMD2遺伝子のコードする bestrophin 蛋白は網膜色素上皮の basolateral membrane に存在するカルシウム感受性クロライドチャネルで 54 , VMD2遺伝子の変異により網膜色素上皮細胞の膜電流が抑制され,眼球電図の平坦化およびリポフスチンの沈着が生じると考えられる 55 . 通常,眼球電図が診断に用

いられるが、幼児には施行不可能なため、両親の同意が 得られた場合、遺伝子診断が確定に有用である。

4. Bruch 膜ジストロフィ

1)網膜色素線条(OMIM # 264800)

網膜色素線条は Bruch 膜の断裂により特徴的な線条が眼底にみられる常染色体劣性の疾患である。病理組織学的には Bruch 膜は肥厚,断裂し,弾性線維にカルシウムの沈着がみられる⁵⁶⁾。

原因遺伝子は,アデノシン三リン酸結合カセット(ABC)ファミリーに属する ATP-binding cassette, subfamily C, member 6(ABCC6)遺伝子で,網膜の神経細胞で発現している 57)。我々も網膜下新生血管を生じた網膜色素線条患者に新規の変異を同定している 58 (図 10)。 ABCC6 遺伝子の輸送基質はまだ明らかでないが,軟部組織のミネラルの代謝制御を介して,弾性線維の恒常性維持に重要な役割を演じていると考えられ,網膜色素線条の根本原因は代謝異常病であることが示唆される 59 60)。

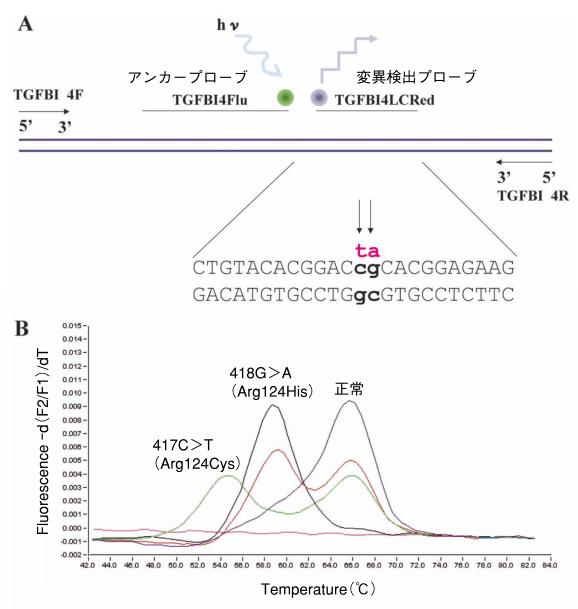


図 11 LightCycler polymerase chain reaction (PCR) を用いた角膜ジストロフィの迅速診断システム。

A: TGFBI 遺伝子エキソン4のプライマーとプローブデザインの模式図。

B: TGFBI 遺伝子エキソン4の融解曲線解析. 野生型ホモ接合体,変異型ホモ接合体,へテロ接合体の判別には、融解曲線における蛍光強度の一次微分のピーク値(Tm値)を用いた。各 CD の遺伝子型(418 G>A,417 C>T,1710 C>T,およびワイルドタイプ)は異なる融解ピーク温度によって全例で明確に区別できた。1回の所要時間は約40分であった。

(文献 63 より引用)

III 遺伝性眼疾患の迅速診断システム開発 の試み

上述のように種々の遺伝性眼疾患の原因遺伝子が明らかになったが、実際の臨床で遺伝子診断を行っている施設は現在のところ大学病院などに限られ、広く一般臨床に普及しているとはいえない。この理由の一つとして、臨床現場で運用できるような簡便、迅速な遺伝子診断法が確立されていないことが挙げられる。現在一般にゲノム解析には polymerase chain reaction (PCR) - ダイレクトシークエンス法が用いられているが、まだ高価で、労

力も少ないとはいえず,改善の余地があると考え,以下の検討を行った.

1. real-time PCR 法を用いた角膜ジストロフィの 好発変異を標的とした迅速診断システム

我々は以前の報告⁶¹⁾と同様に,九州地方でも,*TGF-BI* 遺伝子のエキソン4と12が変異の好発部位であることを確認した⁶²⁾。特にエキソン4の隣接した塩基の変異で格子状角膜ジストロフィとアベリノ角膜ジストロフィを生じるため,この部位をターゲットとして,迅速診断システムを構築できないか試みた⁶³⁾。近年のゲノム医科学の進展に伴い,既知の遺伝子型を迅速かつ,ハイ

	LightCycler を用いた迅速診断法		直接塩基配列決定法	
所要時間	DNA 抽出	30 分	DNA 抽出	30 分
	Real-time PCR	60 分	PCR	2 時間 45 分
			電気泳動	40 分
			精製	50 分
			PCR	2 時間 30 分
			精製	40 分
			シークエンス	3 時間
	計	約 90 分	計	約 10 時間 55 分
コンタミネーション	少ない		多い	
コスト	約 500 円		約 1500 円	
情報量	少ない		多い	

表 3 LightCycler を用いた迅速診断法と直接塩基配列決定法との比較

スループットでタイピングする方法として,マイクロアレイ法,Invader 法,TaqMan PCR 法,Hybridization Probe 法,MALDI-TOF/MS 法など数多く開発されてきているが,このうち LightCycler を使用した Hybridization Probe 法に着目した 64)。本法では,2本の蛍光プローブにより PCR の各サイクルで蛍光をモニターし,遺伝子型のリアルタイム検出を行うことで,精度の高い遺伝子診断が可能である。また,PCR 後の電気泳動は不要なため,迅速,簡便で,チューブ交換によるサンプルの取り違えや,コンタミネーションの危険もない。

我々はまず, TGFBI 遺伝子のエキソン4と12を増 幅するプライマーを設計し、各々の PCR 産物の配列内 にハイブリダイズするような3'端をフルオレセインで ラベルしたプローブと 5' 端を LCRed640 蛍光色素でラ ベルしたプローブを設計した(図11A). それぞれのプ ライマーとプローブを一本のキャピラリーに混合し, PCR で増幅後、蛍光シグナルをモニターしながら、温 度をゆっくりと上げて融解曲線解析を行った。 すなわ ち, ある高温に達するとまず Tm 値(融解温度:プロー ブとその相補鎖との間で形成される DNA ハイブリッド の安定性を特徴づける)の低い方のプローブが解離し、 フルオレセインと LC Red640 の距離が離れるため蛍光 強度が急激に低下する。DNA ハイブリッドにミスマッ チが存在すると、完全にマッチした配列よりも解離しや すくなり、Tm値がより低い値となるため、各PCR産 物のプローブに対する Tm 値の差から遺伝子型を検出 できる. 融解曲線解析で,各遺伝子型(418G>A,417 C>T, 1710 C>T, および野生型) は異なる融解ピーク 温度によって検討した66例全例で明確に区別でき、ダ イレクトシークエンスによる結果と100%一致した(図 11 B). 血液採取から解析終了までの所要時間は約1時 間 30 分で, PCR-ダイレクトシークエンス法が丸1日 以上かかるのに比べると、迅速性や労力、コスト面で優 れていると考えた(表3)。

本法は正確であるため、現在日常の臨床診断に用いている。本法により、非典型的な臨床所見を示す TGFBI 遺伝子関連角膜ジストロフィの正確な診断、TGFBI 遺伝子関連角膜ジストロフィと紛らわしい角膜疾患における除外診断、さらに、遺伝性角膜ジストロフィのゲノム解析に基づいた疾患単位の再分類がより容易になると考えている⁶⁵⁾。

2. 遺伝子型タイピングマイクロアレイを用いた原因 遺伝子同定の試み

CORD など高い遺伝的異質性を示す疾患は原因遺伝子同定が難しく、まだ一般臨床で広く用いられるには至っていない。様々な候補となる遺伝子から迅速、効率的な原因遺伝子の同定法の確立が望まれる。

この目的で, 我々は遺伝子型タイピングマイクロアレ イの可能性を検討した660. 様々な遺伝子型タイピングマ イクロアレイのうち, arrayed primer extention(AP-EX)法は5'末端でオリゴヌクレオチドを硝子基板の上 に固定したものである⁶⁶⁾⁶⁷⁾。CORD 患者ゲノム DNA を PCR で増幅,酵素切断後,固定したオリゴヌクレオチ ドにハイブリダイズし、4種類の蛍光でラベルしたデオ キシヌクレオチドを用いたプライマー伸長反応を行った (図12)。その結果、変異同定には至らなかったが、マ イクロアレイ解析で同定された塩基変化はすべてダイレ クトシークエンスで確認され, APEX スクリーニング システム自体の再現性は高いと考えてよいことを確認し た. したがって、適切な変異部位を網羅した遺伝子型タ イピングマイクロアレイを作成すれば,疾患原因遺伝子 変異と疾患修飾遺伝子を同時にスクリーニングできる可 能性があると考えている44)68)。

IV おわりに

位置的候補遺伝子アプローチで明らかとなった TGF-BI 遺伝子や ABCC6 遺伝子などの原因遺伝子は、今まで予想しえなかった蛋白をコードしている場合が少なくなく、従来の病理組織学や電気生理学的な知見は、原因

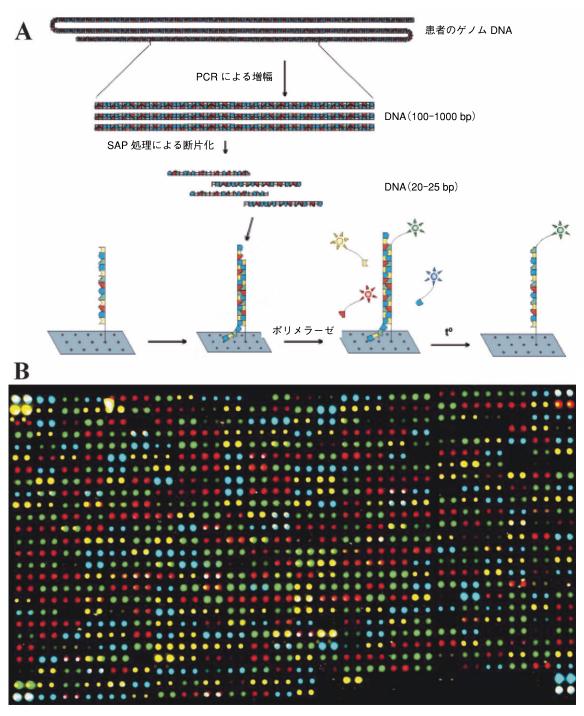


図 12 arrayed primer extention 法による遺伝子型タイピング.

A:解析のワークフロー.

検索遺伝子を PCR 法で増幅,濃縮,精製後,断片化する。断片化産物を用いて蛍光標識した ddNTP (Texas Red-ddATP,Cy 3-ddCTP,fluorescein-ddGTP,Cy 5-ddUTP)存在下でマイクロアレイ上でプライマー伸長反応を行う。その後 20- μ m の解像度でスキャンする。(ASPER BIOTECH(http://www.asperbio.com)より引用)

B:蛍光ラベルしたジデオキシヌクレオチドによるスキャン画像の false-color オーバーレイ.

遺伝子変異に対する生体反応の過程あるいは結果を反映していることが分かる。したがって、生命の設計図であるゲノムレベルでの病因把握を続行し、これを基盤にして分子機序を明らかにできれば、病態の新しい理解や、確実な治療の分子標的の創出につながっていくことが期待される。

遺伝性眼疾患といえども生涯を通じて必ずしも典型的な病型を示すわけではなく、多様な臨床所見を示すことも明らかである。今後、DNAチップなどを用いた疾患原因遺伝子や修飾遺伝子の包括的かつ迅速なゲノム解析システムが確立していけば、原因遺伝子と臨床表現型との相関の理解を加速し、病勢の予測診断をより容易にす

る可能性がある。同時に、簡便な遺伝子検出法の確立に伴う患者様や家族への遺伝カウンセリング体制の充実が必要である。また、疾患概念があいまいな STL 硝子体ジストロフィや FEVR などのゲノム解析は、より確かな診断基準の確立につながる可能性があるし、角膜ジストロフィなどでは、原因遺伝子ごとの疾患単位の再(細)分類がなされていくだろう。さらに、眼組織の発生、加齢の分子機序解明やエピジェネティクスの疾患への関与も明らかにできれば、「病気の個性」の理解が深まり、遺伝カウンセリングにも有用となるだろう。

稿を終えるにあたり、受賞口演の機会を与えてくださいました第110回日本眼科学会総会長大西克尚教授をはじめ学術奨励賞選考委員各位、臨床と研究の両面でご指導いただきました石橋達朗教授(九州大)、貴重な知見を与えていただきました患者様に感謝いたします。

文 献

- 1) International Human Genome Sequencing Consortium: Finishing the euchromatic sequence of the human genome. Nature 431:931—945, 2004.
- 2) Altshuler D, Brooks LD, Chakravarti A, Collins FS, Daly MJ, Donnelly P: A haplotype map of the human genome. Nature 437: 1299—1320, 2005.
- 3) Munier FL, Korvatska E, Djemai A, Le Paslier D, Zografos L, Pescia G, et al: Kerato-epithelin mutations in four 5q31-linked corneal dystrophies. Nat Genet 15: 247—251, 1997.
- 4) Escribano J, Hernando N, Ghosh S, Crabb J, Coca-Prados M: cDNA from human ocular ciliary epithelium homologous to beta ig-h3 is preferentially expressed as an extracellular protein in the corneal epithelium. J Cell Physiol 160: 511—521, 1994.
- 5) Korvatska E, Henry H, Mashima Y, Yamada M, Bachmann C, Munier FL, et al: Amyloid and non-amyloid forms of 5q31-linked corneal dystrophy resulting from kerato-epithelin mutations at Arg-124 are associated with abnormal turnover of the protein. J Biol Chem 275: 11465—11469, 2000.
- 6) Yoshida S, Yoshida A, Nakao S, Emori A, Nakamura T, Fujisawa K, et al: Lattice corneal dystrophy type I without typical lattice lines: role of mutational analysis. Am J Ophthalmol 137: 586—588, 2004.
- 7) Carter TA, Greenhall JA, Yoshida S, Fuchs S, Helton R, Swaroop A, et al: Mechanisms of aging in senescence-accelerated mice. Genome Biol 6: R 48, 2005.
- 8) Yoshida S, Yashar BM, Hiriyanna S, Swaroop A: Microarray analysis of gene expression in the aging human retina. Invest Ophthalmol Vis Sci 43: 2554—2560, 2002.
- 9) 清沢又四郎:一種の家族性角膜変性(膠様滴状角膜

- 変性)ニ就キテ. 日眼会誌 36:1634-1645, 1932.
- 10) **Tsujikawa M, Kurahashi H, Tanaka T, Nishida K, Shimomura Y, Tano Y,** et al: Identification of the gene responsible for gelatinous drop-like corneal dystrophy. Nat Genet 21: 420—423, 1999.
- 11) Yoshida S, Kumano Y, Yoshida A, Numa S, Yabe N, Hisatomi T, et al: Two brothers with gelatinous drop-like dystrophy at different stages of the disease: role of mutational analysis. Am J Ophthalmol 133: 830—832, 2002.
- 12) Ide T, Nishida K, Maeda N, Tsujikawa M, Yamamoto S, Watanabe H, et al: A spectrum of clinical manifestations of gelatinous drop-like corneal dystrophy in Japan. Am J Ophthalmol 137: 1081—1084, 2004.
- 13) **Groenouw A**: Knütchenfürmige Hornhauttrübungen (noduli corneae). Arch Augenheilkd 21: 281—289, 1890.
- 14) Akama TO, Nishida K, Nakayama J, Watanabe H, Ozaki K, Nakamura T, et al: Macular corneal dystrophy type I and type II are caused by distinct mutations in a new sulphotransferase gene. Nat Genet 26: 237—241, 2000.
- 15) **沼慎一郎, 吉田茂生, 熊野祐司, 山地陽子, 石橋 達朗**: 遺伝子解析が有用であった斑状角膜ジストロフィの一例. 臨眼: 2021—2023, 2005.
- 16) Smolin G: Corneal dystrophies and degenerations. In: Smolin G, et al (Eds): The Cornea, 2nd Edition. Little, Brown and Company, Boston, 499-533, 1995.
- 17) Price MO, Thompson RW Jr, Price FW Jr: Risk factors for various causes of failure in initial corneal grafts. Arch Ophthalmol 121: 1087—1092, 2003.
- 18) Mullins RF, Russell SR, Anderson DH, Hageman GS: Drusen associated with aging and agerelated macular degeneration contain proteins common to extracellular deposits associated with atherosclerosis, elastosis, amyloidosis, and dense deposit disease. FASEB J 14: 835—846, 2000.
- 19) Yoshida S, Yoshida A, Ishibashi T, Kumano Y, Matsui T: Presence of vitronectin in neovascularized cornea of patient with gelatinous droplike dystrophy. Br J Ophthalmol 87:368—369, 2003.
- 20) **Stupack DG, Cheresh DA**: ECM remodeling regulates angiogenesis: endothelial integrins look for new ligands. Sci STKE 2002: PE 7, 2002.
- 21) Ogawa S, Yoshida S, Ono M, Onoue H, Ito Y, Ishibashi T, et al: Induction of macrophage inflammatory protein-lalpha and vascular endothelial growth factor during inflammatory neovascularization in the mouse cornea. Angiogenesis 3:327—334, 1999.
- 22) Yoshida S, Yoshida A, Matsui H, Takada Y, Ishibashi T: Involvement of macrophage chemotactic protein-1 and interleukin-1 beta during

inflammatory but not basic fibroblast growth factor-dependent neovascularization in the mouse cornea. Lab Invest 83: 927—938, 2003.

- 23) Yoshida S, Yoshida A, Ishibashi T, Elner SG, Elner VM: Role of MCP-1 and MIP-1 alpha in retinal neovascularization during postischemic inflammation in a mouse model of retinal neovascularization. J Leukoc Biol 73: 137—144, 2003.
- 24) Stickler GB, Belau PG, Farrell FJ, Jones JD, Pugh DG, Steinberg AG, et al: Hereditary Progressive Arthro-Ophthalmopathy. Mayo Clin Proc 40: 433—455, 1965.
- 25) **Snead MP, Yates JR**: Clinical and Molecular genetics of Stickler syndrome. J Med Genet 36: 353—359, 1999.
- 26) Richards AJ, Martin S, Yates JR, Scott JD, Baguley DM, Pope FM, et al: COL2A1 exon 2 mutations: relevance to the Stickler and Wagner syndromes. Br J Ophthalmol 84: 364—371, 2000.
- 27) **Donoso LA, Edwards AO, Frost AT, Ritter R, Ahmad NN, Vrabec T,** et al: Identification of a stop codon mutation in exon 2 of the collagen 2A1 gene in a large stickler syndrome family. Am J Ophthalmol 134: 720—727, 2002.
- 28) Go SL, Maugeri A, Mulder JJ, van Driel MA, Cremers FP, Hoyng CB: Autosomal dominant rhegmatogenous retinal detachment associated with an Arg453Ter mutation in the COL2A1 gene. Invest Ophthalmol Vis Sci 44: 4035—4043, 2003.
- 29) Yoshida S, Yamaji Y, Kuwahara R, Yoshida A, Hisatomi T, Ueno A, et al: Novel mutation in exon 2 of COL2A1 gene in Japanese family with Stickler Syndrome type I. Eye 20:743—745, 2005.
- 30) **Parke DW**: Stickler syndrome: clinical care and molecular genetics. Am J Ophthalmol 134: 746—748, 2002.
- 31) Criswick VG, Schepens CL: Familial exudative vitreoretinopathy. Am J Ophthalmol 68: 578—594, 1969.
- 32) Robitaille J, MacDonald ML, Kaykas A, Sheldahl LC, Zeisler J, Dube MP, et al: Mutant frizzled-4 disrupts retinal angiogenesis in familial exudative vitreoretinopathy. Nat Genet 32: 326—330, 2002.
- 33) Jiao X, Ventruto V, Trese MT, Shastry BS, Hejtmancik JF: Autosomal recessive familial exudative vitreoretinopathy is associated with mutations in LRP 5. Am J Hum Genet 75:878—884, 2004.
- 34) Toomes C, Bottomley HM, Jackson RM, Towns KV, Scott S, Mackey DA, et al: Mutations in LRP 5 or FZD 4 underlie the common familial exudative vitreoretinopathy locus on chromosome 11q. Am J Hum Genet 74: 721—730, 2004.
- 35) Chen ZY, Battinelli EM, Fielder A, Bundey S, Sims K, Breakefield XO, et al: A mutation in the

- Norrie disease gene (NDP) associated with X-linked familial exudative vitreoretinopathy. Nat Genet 5:180—183, 1993.
- 36) **Benson WE**: Familial exudative vitreoretinopathy. Trans Am Ophthalmol Soc 93:473—521, 1995.
- 37) Chang-Godinich A, Paysse EA, Coats DK, Holz ER: Familial exudative vitreoretinopathy mimicking persistent hyperplastic primary vitreous. Am J Ophthalmol 127: 469—471, 1999.
- 38) Yoshida S, Arita R, Yoshida A, Tada H, Emori A, Noda Y, et al: Novel mutation in FZD4 gene in a Japanese pedigree with familial exudative vitreoretinopathy. Am J Ophthalmol 138:670—671, 2004.
- 39) Xu Q, Wang Y, Dabdoub A, Smallwood PM, Williams J, Woods C, et al: Vascular development in the retina and inner ear: control by Norrin and Frizzled-4, a high-affinity ligand-receptor pair. Cell 116: 883—895, 2004.
- 40) Liu H, Mohamed O, Dufort D, Wallace VA: Characterization of Wnt signaling components and activation of the Wnt canonical pathway in the murine retina. Dev Dyn 227: 323—334, 2003.
- 41) **Moore AT**: Cone and cone-rod dystrophies. J Med Genet 29: 289—290, 1992.
- 42) **Rabb MF, Tso MO, Fishman GA**: Cone-rod dystrophy. A clinical and histopathologic report. Ophthalmology 93: 1443—1451, 1986.
- 43) **三宅養三**: 黄斑ジストロフィ. 日眼会誌 107: 229 241, 2003.
- 44) Yoshida S, Yamaji Y, Yoshida A, Kuwahara R, Yamamoto K, Kubota T, et al: Novel triple missense mutations of GUCY2D gene in Japanese family with cone-rod dystrophy: Possible use of genotyping microarray, Mol Vis 2006 (in press).
- 45) Ito S, Nakamura M, Nuno Y, Ohnishi Y, Nishida T, Miyake Y: Novel complex GUCY2D mutation in Japanese family with cone-rod dystrophy. Invest Ophthalmol Vis Sci 45: 1480—1485, 2004.
- 46) Yang RB, Garbers DL: Two eye guanylyl cyclases are expressed in the same photoreceptor cells and form homomers in preference to heteromers. J Biol Chem 272: 13738—13742, 1997.
- 47) Kelsell RE, Gregory-Evans K, Payne AM, Perrault I, Kaplan J, Yang RB, et al: Mutations in the retinal guanylate cyclase (RETGC-1) gene in dominant conerod dystrophy. Hum Mol Genet 7: 1179—1184, 1998.
- 48) **Best F**: Ueber eine hereditaere Maculaaffektion. Z. Augenheilk 13: 199—212, 1905.
- 49) **Arden GB**: Alterations in the standing potential of the eye associated with retinal disease. Trans Ophthalmol Soc UK 82: 63—72, 1962.
- 50) **Cross HE, Bard L**: Electro-oculography in Best's macular dystrophy. Am J Ophthalmol 77: 46—50,

1974.

- 51) Weingeist TA, Hermsen V, Hanson JW, Bumsted RM, Weinstein SL, Olin WH: Ocular and systemic manifestations of Stickler's syndrome: a preliminary report. Birth Defects Orig Artic Ser 18:539—560, 1982.
- 52) Petrukhin K, Koisti MJ, Bakall B, Li W, Xie G, Marknell T, et al: Identification of the gene responsible for Best macular dystrophy. Nat Genet 19: 241—247, 1998.
- 53) 塩瀬聡美,吉田茂生,山地陽子,石橋達朗:変異解析を行った卵黄様黄斑ジストロフィの1例.網脈絡膜・視神経萎縮症に関する研究.平成16年度 総括・分担研究報告書:35—36,2005.
- 54) Marmorstein AD, Marmorstein LY, Rayborn M, Wang X, Hollyfield JG, Petrukhin K: Bestrophin, the product of the Best vitelliform macular dystrophy gene(VMD 2), localizes to the basolateral plasma membrane of the retinal pigment epithelium. Proc Natl Acad Sci USA 97: 12758—12763, 2000.
- 55) Sun H, Tsunenari T, Yau KW, Nathans J: The vitelliform macular dystrophy protein defines a new family of chloride channels. Proc Natl Acad Sci USA 99: 4008—4013, 2002.
- 56) **Dreyer R, Green WR**: The pathology of angioid streaks: a study of twentyone cases. Trans Pa Acad Ophthalmol Otolaryngol 31: 158—167, 1978.
- 57) Bergen AA, Plomp AS, Schuurman EJ, Terry S, Breuning M, Dauwerse H, et al: Mutations in ABCC 6 cause pseudoxanthoma elasticum. Nat Genet 25: 228—231, 2000.
- 58) Yoshida S, Honda M, Yoshida A, Nakao S, Goto Y, Nakamura T, et al: Novel mutation in AB-CC 6 gene in a Japanese pedigree with pseudo-xanthoma elasticum and retinitis pigmentosa. Eye 19: 215—217, 2005.
- 59) **Uitto J**: Pseudoxanthoma elasticum-a connective tissue disease or a metabolic disorder at the genome/environment interface? J Invest Dermatol 122: ix—x, 2004.
- 60) Klement JF, Matsuzaki Y, Jiang QJ, Terlizzi J,

- Choi HY, Fujimoto N, et al: Targeted ablation of the abcc 6 gene results in ectopic mineralization of connective tissues. Mol Cell Biol 25: 8299—8310, 2005.
- 61) Mashima Y, Yamamoto S, Inoue Y, Yamada M, Konishi M, Watanabe H, et al: Association of autosomal dominantly inherited corneal dystrophies with BIGH3 gene mutations in Japan. Am J Ophthalmol 130: 516—517, 2000.
- 62) Yoshida S, Kumano Y, Yoshida A, Hisatomi T, Matsui H, Nishida T, et al: An analysis of BIGH3 mutations in patients with corneal dystrophies in the Kyushu district of Japan. Jpn J Ophthalmol 46: 469—471, 2002.
- 63) Yoshida S, Yamaji Y, Yoshida A, Noda Y, Kumano Y, Ishibashi T: Rapid genotyping for most common TGFBI mutations with real-time polymerase chain reaction. Hum Genet 116: 518-524, 2005.
- 64) Gotting C, Schulz V, Hendig D, Grundt A, Dreier J, Szliska C, et al: Assessment of a rapid-cycle PCR assay for the identification of the recurrent c.3421 C>T mutation in the ABCC 6 gene in pseudoxanthoma elasticum patients. Lab Invest 84: 122—130, 2004.
- 65) **吉田茂生**: もっと速く患者様の病因が知りたい. あたらしい眼科 23:771 -774, 2006.
- 66) Mockler TC, Chan S, Sundaresan A, Chen H, Jacobsen SE, Ecker JR: Applications of DNA tiling arrays for whole-genome analysis. Genomics 85: 1—15, 2005.
- 67) Kurg A, Tonisson N, Georgiou I, Shumaker J, Tollett J, Metspalu A: Arrayed primer extension: solid-phase four-color DNA resequencing and mutation detection technology. Genet Test 4:1-7, 2000.
- 68) Zernant J, Kulm M, Dharmaraj S, den Hollander AI, Perrault I, Preising MN, et al: Genotyping microarray (disease chip) for Leber congenital amaurosis: detection of modifier alleles. Invest Ophthalmol Vis Sci 46: 3052—3059, 2005.