網膜光凝固後の網膜色素上皮修復過程へのインターフェロンβの効果

戸部 隆雄, 髙橋 寛二, 岸本 直子, 大熊 紘, 宇山 昌延 関西医科大学眼科学教室

約

要

網膜光凝固による網膜色素上皮の傷害後の修復過程に 与えるヒトインターフェロンβの影響をサル眼で形態 学的に調べた.サル眼の眼底に色素レーザーにより中等 度凝固を行うと、光凝固後3日には凝固部周辺から網膜 色素上皮細胞が増殖し、凝固中央部に向かって遊走を開 始した.光凝固後14日には、凝固部で網膜色素上皮細胞 が Bruch 膜上にほぼ単層に再形成した.インターフェロ ンβを全身投与すると、光凝固後3日には既に網膜色素 上皮細胞の増殖が著明であった.光凝固後14日にも、網 膜色素上皮細胞は数層に重層していた. これらの結果か ら,インターフェロンβは *in vivo* で傷害された網膜色 素上皮の修復過程において,網膜色素上皮細胞に対して 増殖促進作用をもつことが明らかになった.(日眼会誌 99:792-805, 1995)

キーワード:インターフェロン β, レーザー光凝固, 網膜 色素上皮細胞, 細胞増殖, 創傷修復

Effects of Interferon- β on Repair of the Retinal Pigment Epithelium after Laser Photocoagulation

Takao Tobe, Kanji Takahashi, Naoko Kishimoto, Hiroshi Ohkuma and Masanobu Uyama Department of Ophthalmology, Kansai Medical University

Abstract

We studied the morphorogical effects of human interferon- β on repair of the retinal pigment epithelium (RPE) after moderate dye laser photocoagulation in monkey eyes. In the control eyes, RPE cells were proliferating towards the center from the margin of the laser burn 3 days after photocoagulation. At day 14 after photocoagulation, a newly formed monolayer of RPE cells covered Bruch's membrane to repair the lesion. In the eyes treated with interferon- β by systemic administration, RPE cells had proliferated remarkably 3 days after photocoagulation. The RPE cells proliferated to form multiple layers on Burch's membrane even at day 14 after photocoagulation. These results suggest that interferon- β promotes the proliferation to repair damaged RPE. (J Jpn Ophthalmol Soc 99: 792-805, 1995)

Key words : Interferon-β, Laser photocoagulation, Retinal pigment epithelium, Cell proliferation, Wound repair

I 緒 言

近年,老人性円板状黄斑変性が急増し,高齢者の失明

の原因として社会的に問題となっている¹⁾.本症の確実 な治療法は、今のところ原因である脈絡膜新生血管に対 するレーザー光凝固療法である.しかし、中心窩に近い

(Received December 28, 1994 and accepted in revised form March 14, 1995)

別刷請求先:570 大阪府守口市文園町10-15 関西医科大学眼科学教室 戸部 隆雄 (平成6年12月28日受付,平成7年3月14日改訂受理)

Reprint requests to: Takao Tobe, M.D. Department of Ophthalmology, Kansai Medical University. 10-15 Fumizono-cho, Moriguchi-shi, Osaka-fu 570, Japan

眼球摘出



図1 インターフェロン投与群の実験スケジュール.

色素レーザーの橙色波長 (595 nm)の中等度凝固を第1,3,5,7,8,10,12,15 日に光凝固を行った. インターフェロンβ3.0×10⁶国際単位を第8日から連続7日間筋注した. 第1日に行った光凝固の凝固斑は,眼球摘出した時点で光凝固後14日の状態を観察していることになる.同 様に,第8,12,15に行った光凝固の凝固斑は,光凝固後7日,光凝固後3日,光凝固直後の状態を観察し ていることになる.IU:国際単位



図 2 光凝固後の眼底写真 (A:対照群, B:インター フェロン投与群).

対照群と比べて IFN 投与群では, 光凝固後3日には 凝固斑は灰白色となり, 網膜浮腫もほとんどみられ ない. 数字は光凝固後の日数を示す.



図3 サル眼の螢光眼底写真(A:対照群,B:イン ターフェロン投与群). 対照群と異なり,IFN 投与群では,光凝固後3日に

日数を示す。

は既に螢光漏出は止まっている. 数字は光凝固後の

793

脈絡膜新生血管や,螢光眼底造影で不明瞭な脈絡膜新生 血管への光凝固は困難であり,このような症例の視力予 後は不良である¹¹²⁾.このような光凝固が困難な症例に対 して,本症に対する有効な非観血的療法が待たれている.

インターフェロン (IFN) に血管内皮細胞の増殖抑制 作用のあることが明らかになり^{3)~5)},その投与によって 臨床的に血管腫が縮小し⁶⁾⁷⁾,実験的に虹彩新生血管が退 縮することが報告⁸⁾されている.Fung⁹⁾はこの効果に注 目し,IFN を老人性円板状黄斑変性に投与して有効で あったと報告した.この報告以降,IFN による老人性円 板状黄斑性の薬物療法が注目されている^{10)~16)}.

著者らは、ヒト線維芽細胞由来の天然型 IFN である IFN-β¹⁷⁾の全身投与により、サル眼に実験的に作成した 脈絡膜新生血管が臨床的に退縮することを明らかにし、 病理組織学的に網膜色素上皮細胞が旺盛に増殖して新生 血管を囲い込むことが奏効機序として考えられることを 示した¹⁸⁾.しかし、IFN の網膜色素上皮細胞に対する影 響は未だ明らかではない.

著者らは,既に別の実験により網膜の中等度光凝固に よって傷害された網膜色素上皮の修復過程を明らかにし ている¹⁹.

今回,著者らは *in vivo* における IFN-βの網膜色素上 皮細胞増殖促進作用を明らかにするために, IFN-βが網 膜の中等度光凝固で傷害した網膜色素上皮の創傷修復過 程に与える効果を検討した.

II 実験方法

実験動物として、体重 4.1~5.8 kg の成熟カニクイザル 4 匹 7 眼を用いた。

塩酸ケタミン (ケタラール[®]) 25 mg/kg の筋注により 全身麻酔し、ミドリン P[®]で散瞳後、眼底後極部へ色素 レーザー (Dye Laser System 920, Coherent Radiation 社製)の 橙色波長 (595 nm)を用いて光凝固を行った. 凝固条件は、凝固径 200 μ m、凝固時間 0.2 秒、凝固出力 100 mW の中等度凝固とした。中心窩の周囲の後極部網 膜に第1,3,5,7,8,10,12,15 日に,各日毎に5~8 か所ずつ放射状に光凝固を行った.1 眼につき 40~50 か 所に光凝固を行い、その凝固部を以下のごとく検索した.

IFN 投与群 (3匹5眼) には、ヒト線維芽細胞由来の 天然型 IFN- β 3.0×10⁶国際単位を第8日から連続7日 間筋注した (図1).また、対照群 (1匹2眼) には、IFN- β は投与しなかった.なお、IFN- β は東レ株式会社から 提供を受けた.

両群とも臨床経過を観察し,第15日に眼底検査と 10%フルオレセインナトリウム(フルオレサイト®)1 mlを静注して螢光眼底造影を行った後,全身麻酔下で苦 痛を与えずに眼球を摘出した.

眼球摘出後、4%グルタールアルデヒド・リン酸緩衝



図4 光凝固直後の光学顕微鏡写真(トルイジンブルー染色). 網膜の中等度光凝固によって,網膜色素上皮,錐体杆体層,外顆粒層が凝固されている.脈絡膜毛細血管は 凝固部に一致して,内腔に血栓が形成され,閉塞している.ブルッフ膜は断裂していない.



図5 対照群における光凝固後3日の凝固部の光学顕微鏡写真(A:弱拡大,B:強拡大)(トルイジンブルー染色). 光凝固部の網膜下腔には,崩壊壊死に陥った網膜色素上皮や視細胞の細胞残渣を大量に貪食した,明るい 胞体を持つ細胞(星印)が多数みられる.凝固部周辺の網膜色素上皮(矢印)が増殖し,少数の網膜色素上 皮(矢じり)が中央部に向かって遊走している.

液 (pH 7.4) で前固定, 1% 四酸化オスミウム・リム酸 緩衝液 (pH 7.4) で後固定の後,病巣部を細切し,型のご とくエタノール系列で脱水してエポキシ樹脂に包埋し た.凝固巣の中央部を確認するために,ミクロトームで 1 μ mの連続切片を作成し,トルイジンブルー染色をし て網膜色素上皮の修復過程を光学顕微鏡で観察した.ま た,ミクロトームで超薄切片を作成し,酢酸ウラン・ク エン酸鉛で二重染色した後,電子顕微鏡(日立 H-500 型) で観察した.

III 結 果

1. 眼底所見

非投与の対照群では、光凝固直後は凝固斑は白色で、 周囲に網膜浮腫を伴っていたが、光凝固後3日になると 凝固斑は次第に灰白色となり、網膜浮腫は軽度になった。 光凝固後7日以降は、凝固斑は灰白色で不鮮明となり、 網膜浮腫は消失した(図2A)。

IFN 投与群では、ほぼ同様の経過を示したが、対照群



図6 対照群における光凝固後3日の凝固部中央の電子顕微鏡写真.

A:ブルッフ膜 (Br)上に視細胞外節 (*印) や細胞崩壊物を大量に貪食した,極性のない細胞が多数みられる.核 (N) は辺縁に押しやられて,切れ込みがみられる.B:多量の視細胞外節 (*印) を貪食したファゴ ゾーム,および融解しつつあるファゴライソゾーム (星印),残余小体 (黒い矢印) がみられる.核 (N) は辺 縁に押しやられ,短い微絨毛 (Mv) が細胞周囲にみられ,細胞極性はみられない.これらの細胞はマクロ ファージと考えられる.Br:ブルッフ膜

に比べて,光凝固後3日には既に凝固斑の白色調が少なく,網膜浮腫が少なくなっていた(図2B).

2. 螢光眼底造影所見

対照群では、光凝固直後から光凝固後3日まで凝固斑 から螢光漏出がみられた。光凝固後7日以降になると螢 光漏出は止まり、凝固斑の中央部は背景螢光の欠損によ り低螢光になり、辺縁は輪状に過螢光を示した。凝固斑 中央部の低螢光と辺縁の輪状の過螢光は、光凝固後14日 までみられた(図3A).

IFN 投与群では、光凝固直後には凝固斑から螢光漏出 がみられたが、光凝固後3日には螢光漏出は止まり、凝 固斑の中央部に低螢光がみられ、辺縁に輪状の過螢光が みられた.この輪状の過螢光は次第に弱くなった(図3 B).

3. 病理組織学的所見

1) 対照群

光凝固直後は光学顕微鏡(以下,光顕)的に,光凝固の

効果が網膜色素上皮と外顆粒層までみられ,その部の細胞は凝固壊死に陥っていた。凝固部の脈絡膜毛細血管は,内腔に血栓が形成されて閉塞していた。Bruch(ブルッフ)膜に断裂はみられなかった(図4).

光凝固後3日になると,光顕的に光凝固部の網膜下腔 には,崩壊壊死に陥った網膜色素上皮や視細胞の細胞残 渣を大量に貪食した,明るい胞体を持つ大型の細胞が多 数みられた.凝固部周辺では網膜色素上皮細胞が増殖 し,中央部に向かって遊走を開始していたが,未だ少数 であった(図5).電子顕微鏡(以下,電顕)的には,ブ ルッフ膜上に視細胞外節や細胞崩壊物を大量に貪食した 極性のない細胞が多数みられた(図6A).強拡大でこの 細胞をみると,胞体内には多量の視細胞外節や,細胞残 渣を貪食したファゴゾームおよびファゴライソゾームが みられた.核は辺縁にあり,馬蹄型の切れ込みがみられ た.短い微絨毛が細胞周囲にみられ,細胞極性がなく, マクロファージと考えられた(図6B).



図7 対照群における光凝固後7日の凝固部の光学顕微鏡写真(A:弱拡大,B:強拡大)(トルイジンブルー染色). 凝固部のブルッフ膜上には網膜色素上皮(*印)が凝固部中央まで増殖し,ブルッフ膜上を1~2層に重層 して覆っている.その網膜側には多数のメラニン顆粒を貪食したマクロファージ(星印)が塊となってみら れる.

光凝固後7日には、光顕的に、凝固部のブルッフ膜上 には網膜色素上皮が凝固斑中央まで増殖し、ブルッフ膜 上を1~2層に重層し覆っていた(図7). 網膜下腔に は大量のメラニン顆粒を貪食したマクロファージが多数 みられた.

光凝固後14日には、光顕的に、網膜色素上皮はブルッ フ膜上でほぼ一層となって凝固部を完全に修復してい た.その上には色素を保有したマクロファージが少数み られた(図8).電顕的には、基底陥入が少ない扁平な網 膜色素上皮細胞が凝固部のブルッフ膜上に一層に配列 し、細胞内小器官はメラニン顆粒が少ないものの、正常 の網膜色素上皮細胞とほぼ同じ形態をしていた。網膜色 素上皮細胞の上には、色素を持ったマクロファージがみ られた。ブルッフ膜下には、再疎通した脈絡膜毛細血管



図8 対照群における光凝固後14日の凝固部の光学顕微鏡写真(A:弱強大,B:強拡大)(トルイジンブルー染色). 凝固部は網膜色素上皮(*印)がブルッフ膜上を連続性にほぼ単層に覆っている.その上に色素を保有した マクロファージ(星印)がみられる.

がみられた(図9).

2) IFN 投与群

光凝固後3日には、光顕的に凝固部において、核およ び核小体の明瞭な円形の細胞の増殖が非常に著明で、凝 固部中央まで増殖し、重層していた。明るい胞体を持つ 大型の細胞はほとんどみなかった(図10).電顕的には、 著明に増殖していた細胞は周囲に微絨毛が多数みられ、 ブルッフ膜上に存在する細胞には細胞極性がみられた。 細胞質内に貪食された視細胞外節は少なく、多数のミト コンドリア、少数のメラニン顆粒を持っていた。細胞間 には少数の結合装置がみられ,網膜色素上皮細胞の特徴 を備えていた.核および核小体は明瞭で,有糸分裂像が みられた(図11A,B).

光凝固後7日には、光顕的に、凝固部のブルッフ膜上 には多数の紡錘型をした網膜色素上皮が2~3層に重層 していた.マクロファージは少数みられた(図12).

光凝固後14日には、光顕的に、凝固部の網膜色素上皮 細胞は立方型に近くなり、ブルッフ膜上に2~3層に重 層してみられた。マクロファージは少数みられた(図 13).電顕的には、グリコーゲン顆粒とミトコンドリアを



図9 対照群における光凝固後 14 日の凝固部中央の電子顕微鏡写真. 網膜色素上皮細胞 (RPE) がブルッフ膜 (Br) 上で単層に配列している. 網膜色素上皮細胞の上に色素を持っ たマクロファージ (M) がみられる. ブルッフ膜下には,残存した基底膜の内側に新しい血管内皮細胞 (En) が遊走し,新たな血管腔 (L) を再形成している.

胞体内に多数持つ,幼弱な紡錘型の網膜色素上皮細胞が 数層に重層していた(図14).

IV 考 按

IFN は, 抗ウイルス作用, 抗腫瘍作用, 免疫調節作用, 細胞増殖抑制作用など多面的な作用を持ち, C型肝炎な どのウイルス感染症や, 皮膚悪性腫瘍, 多発性骨髄腫, 慢性骨髄性白血病など様々な治療に用いられている¹⁹⁾. また, IFN が血管内皮細胞の増殖抑制作用を持つことが 明らかにされ^{3)~5)}, 肺や皮膚における血管腫の治療にも 試みられている⁶⁾⁷⁾.

眼科領域では、この IFN の血管内皮細胞増殖抑制作用 に注目して、脈絡膜新生血管によって発症する老人性円 板状黄斑変性の治療に IFN が試みられている^{9)~16)}が、そ の臨床的な効果は未だ明らかではなく、その奏功機序も 不明であった。

Claessens ら²⁰⁾は、サル眼に実験的に作成した脈絡膜 新生血管が IFN-α の全身投与により退縮し、組織学的 には病巣に網膜色素上皮細胞の増殖がみられたと予報し ているが、その後に原著論文の発表がないので詳細は不 明である。著者ら¹⁸⁾は、同様にサル眼で脈絡膜新生血管 が IFN-β の全身投与によって退縮し、その奏功機序が IFN-βの血管内皮細胞の増殖抑制作用による新生血管 の活動性低下に加えて、網膜色素上皮細胞の増殖促進作 用による新生血管の囲い込みにあることを明らかにし た.このように、IFN は *in vivo* で網膜色素上皮細胞の 増殖を促進させる作用のあることがわかった.

Siren ら²¹⁾は, *in vitro* でヒト網膜色素上皮細胞に IFN- α , - γ のレセプターが存在し, IFN- α , - γ がヒト網膜色 素上皮細胞における plasminogen activator inhibitor-1 (PAI-1) の遺伝子発現を抑制することを明らかにした. このことは, IFN が *in vitro* で網膜色素上皮細胞に作用 する可能性のあることを示している.

IFN の *in vivo* における網膜色素上皮細胞に対する作用を, さらに明らかにするために本実験を行った.

岸本ら¹⁹⁾は,今回の実験と同様に,サル眼の眼底後極部 に色素レーザーの橙色波長(595 nm)を用いて中等度凝 固を行い,傷害された網膜色素上皮の修復過程を観察し た.今回の実験の対照群における網膜色素上皮の修復過 程は,岸本らの報告と同様の経過をとった.すなわち, 光凝固後3日には,凝固部の網膜下腔に凝固された細胞 崩壊産物と,凝固部周辺で増殖して中央部へ遊走した少 数の網膜色素上皮および多数のマクロファージが混在し ていた.光凝固後7日には,凝固部のブルッフ膜上で線



図 10 インターフェロン投与群における光凝固後 3 日の凝固部の光学顕微鏡写真(A:弱拡大,B:強拡大) (トルイジンブルー染色).

光凝固部のブルッフ膜上には,凝固部周辺から連続性に核の明瞭な円形の細胞が多数増殖し,重層している.マクロファージ(星印)は少数である.

維芽細胞様に化生した網膜色素上皮が規則的に配列し, 数層に重層した.光凝固後14日には,光凝固部でブルッ フ膜上に網膜色素上皮が1~2層となり,単層化する傾 向がみられた.

IFN 投与群では、ある程度修復した網膜色素上皮に対 する IFN- β の効果を検討するために、図1に示したスケ ジュールで実験を行った。すなわち、光凝固後、網膜色 素上皮細胞が増殖, 遊走を開始し, ある程度修復された 後(光凝固後1,3,5,7日間経過)に IFN-βの投与を 開始し,連日7日間投与した.また, IFN-βの投与を開 始した後にも光凝固を行い, IFN-βの前投与による修復 過程への効果(光凝固後3,5,7日間経過)についても 検討した.本実験で示した IFN 投与群の光凝固後14日 の凝固斑は,光凝固後7日間経過した後に IFN-βを7日



図11 インターフェロン投与群における光凝固後3日の凝固部中央の電子顕微鏡写真. A:ブルッフ膜(Br)上に細胞周囲に徴絨毛を持ち,細胞極性があり,核が明瞭な細胞が多数みられる.有糸 分裂像(矢印)がみられる.B:この細胞は周囲に微絨毛が多数みられ,細胞質内にはミトコンドリア(矢じ り)が多数みられ,少量の視細胞外節(*印)を貪食している.細胞間結合装置(矢印)がみられ,網膜色素上 皮細胞と同定される.

間連日投与した状態を観察したものである.また,IFN 投与群の光凝固後7日の凝固斑は,光凝固直後から IFN-βを7日間連日投与した状態を観察し,光凝固後3 日の凝固斑は,IFN-βを4日間前投与した後に光凝固を 行い,その後も3日間連日投与した状態を観察したもの である.

実験に使用した IFN- β の1日投与量は、体重1kg当 たり5.0×10⁵~7.0×10⁵国際単位であった。これは体重 50 kgのヒトに換算すると、1日当たり2.5×10⁷~3.5× 10⁷国際単位となり、臨床で汎用されている約10倍の投 与量に相当した。しかし、IFN には種特異性があり、ヒ トの IFN- β はサルには約12%の効果があるので²²⁾、今 回使用した IFN- β の1日投与量は、ヒトの臨床1日投与 量とほぼ等しい効果があったと考えられる。また、IFN- β の投与経路は、臨床的には静脈注射であるが、筋肉注射 でも同等の効果があるとされているので²³⁾、本実験では 動物の取り扱い上容易な筋肉注射で行った。

このような条件で IFN-β を投与すると, 光凝固後3日

には網膜色素上皮細胞の増殖が著明で,光凝固部中央に 多数みられ,その部のマクロファージの遊走は少数で あった.さらに,光凝固後14日においては紡錘型の網膜 色素上皮細胞が重層していた.電顕でみると,IFN 投与 群の光凝固後3日の凝固部中央に網膜色素上皮細胞の有 糸分裂像がみられ,網膜色素上皮の細胞増殖が非常に著 明であることが示された.螢光眼底造影でみると,光凝 固後3日には既に螢光漏出が止まり,凝固部中央が低螢 光になったが,これは網膜色素上皮細胞の重層による螢 光のブロックのためと思われた.光凝固後14日の凝固 部では,紡錘型の網膜色素上皮細胞は胞体内にグリコー ゲン顆粒を大量に持ち,幼弱な形態をとっていた.これ らのことから,IFN-βの全身投与は光凝固の創傷修復過 程における網膜色素上皮細胞の増殖を著しく促進するこ とが明らかになった.

対照群において,光凝固後3日には光凝固部に細胞崩 壊物が多数みられたのに,IFN 投与群において,光凝固 後3日には既に細胞崩壊物がみられなかったのは,多数



図 12 インターフェロン投与群における光凝固後 7 日の凝固部の光学顕微鏡写真(A:弱拡大,B:強拡大) (トルイジンブルー染色).

光凝固部のブルッフ膜上に凝固部周辺から連続性に増殖した紡錘型の網膜色素上皮が2~3層に重層している.マクロファージ(星印)は少数である.

増殖した網膜色素上皮細胞が細胞崩壊物を少量ずつ貪 食,消化したためと思われた.

IFN のマクロファージに対する作用についての報告 として、Chen 6^{24} は IFN- α 、- β が in vitro で、マクロ ファージの機能は促進するが、増殖能は抑制することを 明らかにした。今回の実験では、すべての時期において、 IFN 投与群は対照群に比べて光凝固部の網膜下腔にお けるマクロファージの遊走は少数であった. すなわち, in vivo において光凝固斑の網膜下腔では, IFN- β はマ クロファージの遊走を抑制すると思われた. しかし, in vivo における IFN- β のマクロファージに対する作用に ついては, 今後, さらに検討を要する.

今回の実験で、生体内における IFN-βの網膜色素上皮 細胞に対する増殖促進作用が明らかになったので、IFN-



図 13 インターフェロン投与群における光凝固後 14 日の凝固部の光学顕微鏡写真 (A:弱拡大, B:強拡 大) (トルイジンブルー染色).

光凝固部のブルッフ膜上に紡錘型の網膜色素上皮が2~3層に重層している.マクロファージ(星印)は少数である.

β は脈絡膜新生血管の退縮過程においても網膜色素上皮 細胞の増殖を促進し,新生血管の囲い込みを確実に行う 効果が期待でき,老人性円板状黄斑変性の治療に有用で あると思われた.

本稿の要旨は第60回日本中部眼科学会(平成6年9月30日,神戸)において戸部が講演した。

本研究は平成5年度文部省科学研究費補助金奨励研究(A)

005771452 (高橋),平成6年度文部省科学研究費補助金奨励 研究(A)06771556 (高橋),厚生省特定疾患網膜脈絡膜萎縮症 調査研究班の援助を受けた.記して謝意を表します.

文 献

 宇山昌延:脈絡膜新生血管,基礎と臨床.日眼会誌 95:1145-1180,1991.



図 14 インターフェロン投与群における光凝固後 14 日の凝固部中央の電子顕微鏡写真. ブルッフ膜 (Br) 上に胞体内にグリコーゲン顆粒を大量に持つ紡錘型の網膜色素上皮細胞 (RPE) が重層している.ブルッフ膜下には、幼若な細長い血管内皮細胞 (En) がみられる.

- 竹内正光,大熊 紘,高橋寛二,宇山昌延:老人性円 板状黄斑変性症の中心窩下脈絡膜新生血管に対する レーザー光凝固. 臨眼 47:945-948,1993.
- Brouty-Boye D, Zetter BR: Inhibition of cell motility by interferon. Science 208: 516-518, 1980.
- Friesel R, Komoriya A, Maciag T: Inhibition of endotherial cell proliferation by gammainterferon. J Cell Biol 104: 689–696, 1987.
- 5) Tsuruoka N, Sugiyama M, Tawaragi Y, Tsujimoto M, Nishihara T, Goto T, et al : Inhibition of *in vitro* angiogenesis by lymphotoxin and interferon-γ. Biochem Biophys Res Commun 155 : 429-435, 1988.
- 6) White CW, Sondheimer HM, Crouch EC, Wilson H, Fan LL: Treatment of pulmonary hemangiomatosis with recombinant interferon alfa-2a. N Engl J Med 320: 1197—1200, 1989.
- Ezekowite RAB, Phil CBD, Mulliken JB, Folkman J: Interferon alfa-2a therapy for lifethreatening hemangiomas of infancy. N Engl J Med 326 : 1456—1463, 1992.
- 8) Miller JW, Stinson WG, Forkman J: Regression of experimental iris neovascularization with

systemic alpha-interferon. Ophthalmology 100:9 —14, 1993.

- 9) Fung WE: Interferon alpha 2a for treatment of age-related macular degeneration. Am J Ophthalmol 112: 349-350, 1991.
- 10) Poliner LS, Tornambe PE, Michelson PE, Heitzmann JG: Interferon alpha-2a for subfoveal neovasculation in age-related macular degeneration. Ophthalmology 100: 1417-1424, 1993.
- Thomas MA, Ibanez HE: Interferon alpha-2a in the treatment of subfoveal choroidal neovascularization. Am J Ophthalmol 115: 563-568, 1993.
- 12) Gillies MC, Sarks JP, Beaumont PE, Hunyor AB, McKay D, Kearns M, et al: Treatment of choroidal neovascularization in age-related macular degeneration with interferon alfa-2a and alfa-2b. Br J Ophthalmol 77: 759-765, 1993.
- 13) Kirkpatrick JNP, Dick AD, Forrester JV: Clinical experience with interferon alfa-2a for exudative age-related macular degeneration. Br J Ophthalmol 77: 766-770, 1993.
- 14) Engler CB, Sander B, Koefoed P, Larsen M, Vinding T, Lund-Andersen H: Interferon alpha-2a treatment of patients with subretinal

805

neovascular macular degeneration. A pilot investigation. Acta Ophthalmologica 71: 27-31, 1993.

- 15) 松井瑞夫:老人性円板状黄斑変性症の臨床. 臨眼 48:163-170, 1994.
- 16) 松井瑞夫: インターフェロンと眼. 日眼会誌 98: 511-512, 1994.
- 17) Pesta S, Langer JA, Zoon KC, Samuel CE: Interferons and thier actions. Ann Rev Biochem 56: 727-777, 1987.
- 18) 戸部隆雄,高橋寛二,大熊 紘,宇山昌延:実験的脈 絡膜新生血管に対するインターフェロンβの効果. 日眼会誌 99:571-581,1995.
- 19) 岸本直子,宇山昌延:レーザー網脈絡膜光凝固後の 網膜色素上皮と脈絡膜毛細血管の修復過程.玉井 信,他(編):眼科 Mook,49,眼科手術と眼組織. 金原出版,東京,209-227,1992.
- 20) Claessens DA, Miller JW, Woods WJ, Forkman J: Alpha-interferon treatment of experimental choroidal neovascularization. Invest Ophthalmol Vis Sci 33: 1207, 1992.

- 21) Siren V, Immonen I, Cantell K, Vaheri A: Alpha- and gamma- interferon inhibit plasminogen activator inhibitor-1 gene expression in human retinal pigment epithelial cells. Ophthalmic Res 26: 1-7, 1994.
- 22) Bannai H, Tatsumi M, Kohase M, Onishi E, Yamazaki S: Pharmacokinetic study of a human recombinant interferon (RE-IFN-αA) in cynomolgus monkey by 2'-5' oligoadenylate synthetase assay. Jpn J Med Sci Biol 38:113-124, 1985.
- 23) Merritt JA, Ball LA, Sielaff KM, Meltzer DM, Borden EC: Modulation of 2',5'-oligoadenylate synthetase in patients treated with alphainterferon: Effects of dose, schedule, and route of administration. J Interferon Res 6: 189-198, 1986.
- 24) Chen BDM, Najor F: Macrophage activation by interferon $\alpha + \beta$ is associated with a loss of proliferative capacity: Role of interferon $\alpha + \beta$ in the regulation of macrophage proliferation and function. Cell Immunol 106: 343–354, 1987.