

1. 肝の Kupffer 細胞の特徴と役割

The peculiarity and role of liver Kupffer cells in surgery-associated pathogenesis

広島大学大学院先進医療開発科学講座外科学

大段 秀樹・浅原 利正

Hideki Ohdan

(講師)

Toshimasa Asahara

(教授)

Summary

Key Words

Kupffer 細胞、免疫寛容、虚血再灌流障害、肝再生

Kupffer 細胞は、肝虚血再灌流や侵襲後肝再生における生体反応を制御するサイトカインネットワークの中心的な役割を果たす。メディエーターの産生のみならず、Kupffer 細胞は貪食能と抗原提示能をもち自然免疫と獲得免疫応答の仲介的役割を果たす肝構築細胞である。貪食による異物除去を果たした後は(自然免疫応答)、異物由来の抗原を未感作 T 細胞に提示する(獲得免疫応答)。この機構は、末梢性免疫寛容の維持に深く関連している。また、同種異系肝移植における複雑な免疫応答にも重要な役割を担う。本稿では、有事における Kupffer 細胞を中心とした細胞間コミュニケーションやサイトカインネットワークについて最新の文献を紹介しつつ解説した。

はじめに

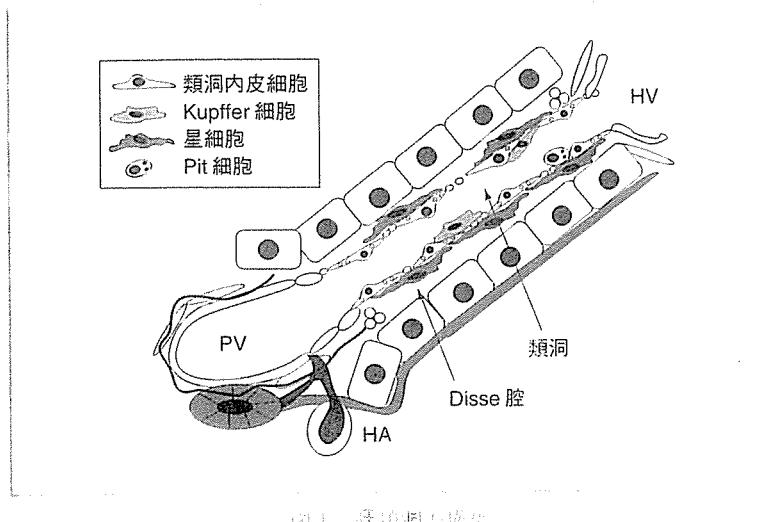
肝類洞の構成細胞には、類洞内皮細胞、Kupffer 細胞、NK (natural killer) 細胞 (Pit 細胞)、NKT (natural killer T) 細胞、extrathymic T 細胞などの肝

リンパ球、脂肪摂取細胞(星細胞、伊東細胞)、樹状細胞がある(図 1)。これらの細胞はそれぞれ独自の機能をもつが、細胞相互間に構造的にも機能的にも密接な関係を維持している。Kupffer 細胞は全身のマクロファージ

◆メモランダム◆

類洞構築における Kupffer 細胞の位置付け

類洞は肝の毛細血管に相当するが、一般的毛細血管に比較して複雑な構造をとる。類洞壁構成細胞は肝体積の 2 %を占めるにすぎないが、肝総細胞数では 36 %を占める。類洞内皮細胞は小孔をもち、血流と Disse 腔の間の液性交換に積極的にかかわる。Kupffer 細胞と内皮細胞は血液中の種々の物質を速やかに除去するスカベンジャーの役割を演じ、さらに分泌細胞としても生理代謝や生体防御機構に活発に参画する。脂肪摂取細胞はビタミン A を貯蔵し、筋線維芽細胞に変態して肝の線維化に関与する。同時に収縮、弛緩によって類洞の血流を調節し、低圧系のもとにあっても心拍出量の 1/4 という多量の血流を維持している。種々の病態において肝の微小循環は障害され、門脈圧の亢進を招く。Kupffer 細胞は全身のマクロファージの半数以上を占める最大のマクロファージ集団である。Kupffer 細胞の内皮への付着には ICAM-1 などの接着因子が関与する。Kupffer 細胞は、スカベンジャー受容体、マンノース受容体、Fc 受容体などを発現し、これらの受容体を介して活発に物質の取り込みを行い有毒物質が循環しないようにしている。広い類洞表面積も手伝ってこのシステムは強力かつ効率的で、血流中の異物の 8 ~ 9 割は肝臓で捕捉され、しかも 1 回の通過で大半が除去されると考えられている。



PV : Portal vein, HV : Hepatic vein, HA : Hepatic artery

の半数以上をしめる最大のマクロファージ集団である。Kupffer 細胞は、単球と異なり、活発に物質の取り込みを行う(phagocytosis, pinocytosis)。この機構によって Kupffer 細胞は肝臓で血中物質の代謝、解毒器官としてフィルターの役割を果たす。Kupffer 細胞はスカベンジャーとして抗原を非特異的に貪食・処理するだけでなく、特徴的な獲得免疫応答を誘導する役割をなすことも示唆されている。また、肝虚血再灌流やエンドトキシンショックなどの侵襲時には生体反応を制御するサイトカインネットワークの中心的な役割を果たす。さらに、Kupffer 細胞から産生される IL-6 や TNF- α が肝再生に関連すると報告されている。本稿では、外科領域に関連する病態において Kupffer 細胞を中心とした細胞間コミュニケーションについて最近の知見を含めてレビューする。

免疫応答における Kupffer 細胞の役割

肝臓を構築する細胞群のうち、貪食能と抗原提示能をもち自然免疫と獲得免疫応答の仲介的役割を果たしうる細胞は、樹状細胞と Kupffer 細胞および類洞内皮細胞といわれている。Kupffer 細胞は、スカベンジャー受容体、マンノース受容体、Fc 受容体などを発現し、これらの受容体を介して異物を活発に貪食する。貪食した Kupffer 細胞は異物由来の抗原を未感作 T 細胞に提示しうるが、強い抗原提示能をもつ樹状細胞とは異なる特徴的な機能が報告されている。末梢性免疫寛容の維持機構に重要な役割を果たす可能性や、同種異系臓器移植における免疫寛容の誘導にかかる可能性などがあげられ、以下に解説する。このように肝内抗原提示細胞と T 細胞応答への複

雑な細胞間コミュニケーションの解析が進む一方で、Kupffer 細胞の自己・非自己認識機構の解明にも進展が認められている。ここでは、Kupffer 細胞の異種細胞貪食機構に関するわれわれの研究を紹介し、これを通じて Kupffer 細胞の自己・非自己認識機構を考察する。

1 末梢性免疫寛容における Kupffer 細胞の役割

健常者の末梢血には、胸腺での寛容化(deletion)を免れた自己反応性 T 細胞が存在する。肝臓は、これらの自己反応性 T 細胞を制御する末梢性免疫寛容誘導機構に関連する可能性が指摘されている¹⁻³⁾。

肝内には消化管常在細菌由来のエンドトキシン/LPS が存在するが、これが Kupffer 細胞や類洞内皮細胞の抗原提示能を抑制することが報告されている。LPS により活性化した Kupffer 細胞や類洞内皮細胞は、抑制性サイトカイン(IL-10, TGF- β)や免疫抑制物質(PGE 2)を産生する。また、LPS は Kupffer 細胞や類洞内皮細胞内での抗原プロセシングや補助分子発現を抑制する。これらの機序により、Kupffer 細胞や類洞内皮細胞から自己抗原の提示を受けた T 細胞は寛容化する可能性が考えられている²⁾。

CD 4 $^+$ CD 25 $^+$ 制御性 T 細胞(Treg 細胞)は、末梢性免疫寛容誘導機構において重要な役割を演じる。最近、マウスの肝臓から分離した Kupffer 細胞、類洞内皮細胞および肝細胞の存在下で、CD 4 $^+$ CD 25 $^+$ 制御性 T 細胞が CD 4 $^+$

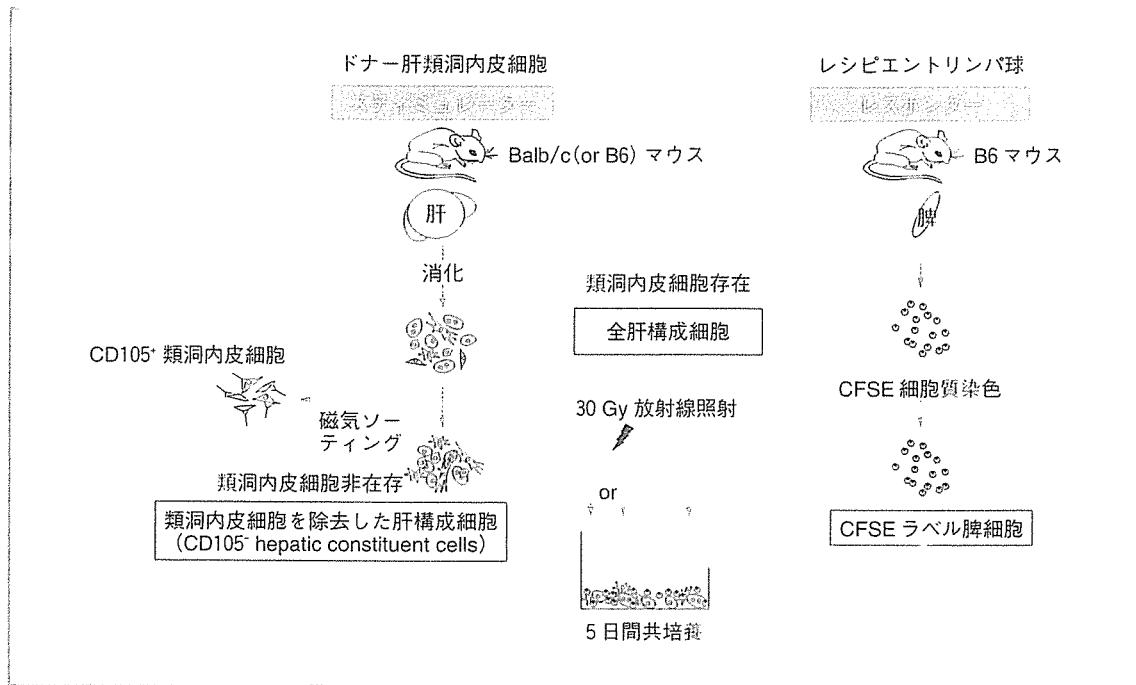


図2 肝構成細胞の同種異系免疫応答の解析

Balb/c マウスの肝臓をコラゲナーゼ灌流で消化し肝構成細胞に分離した。肝内では類洞内皮細胞のみに CD 105 の表出を認めるため、この分子をマーカーにしてマグネティックソーティング法で類洞内皮細胞を分離した。調整した肝構成細胞を放射線照射(30 Gy)し、carboxyfluorescein diacetate succimidyl ester (CFSE)で蛍光染色した B 6 の脾リンパ球と混合培養した。この解析系を用い、アロ肝構成細胞に対する反応性 CD 4⁺ および CD 8⁺T 細胞の増殖指數と存在比率および分裂後細胞死の有無が定量的に評価できる。

(文献 12 より引用)

CD 25⁺T 細胞の増殖を抑制することが報告された⁴⁾。しかし、微生物による肝内炎症を模倣して非生理量の LPS の存在下で同様の実験を行うと、toll-like receptor-4 (TLR-4) 依存性に CD 4⁺CD 25⁺制御性 T 細胞の免疫抑制効果は消失している。すなわち、Kupffer 細胞、類洞内皮細胞および肝細胞は CD 4⁺CD 25⁺制御性 T 細胞の抑制活性を肝内で制御している可能性が考えられる。また、Kupffer 細胞は CD 4⁺CD 25⁺制御性 T 細胞そのものの増殖を誘導するが、類洞内皮細胞および肝細胞には同様の効果は認められて

いないことも確認されている。これは、Kupffer 細胞の寛容特性を考察する上で非常に興味深い現象である。

2 同種異系免疫応答における

Kupffer 細胞の役割

さまざまな動物種において、主要組織適合遺伝子複合体(MHC)が異なる同種異系肝移植を施行した際に、移植後の免疫抑制剤を使用しなくても移植肝に対する拒絶反応が起こらず容易に生着する現象は以前より観察されている⁵⁾⁶⁾。また、ドナーからの移植肝が生着しているレシピエントに、ドナー

と同系の他臓器を移植しても拒絶反応は生じないことから、肝移植が成立したドナーに対しては免疫学的寛容が誘導されるものと考えられている。このような肝移植後に誘導される免疫寛容には、肝臓が産生する免疫抑制因子(可溶性 MHC クラス I 分子など)の作用や、移植肝内に存在する樹状細胞、Kupffer 細胞や類洞内皮細胞などの抗原提示細胞とレシピエントの T 細胞との相互作用が関与する可能性が指摘されている⁷⁾。

同種異系肝移植後の免疫応答における Kupffer 細胞の役割に関しては、相

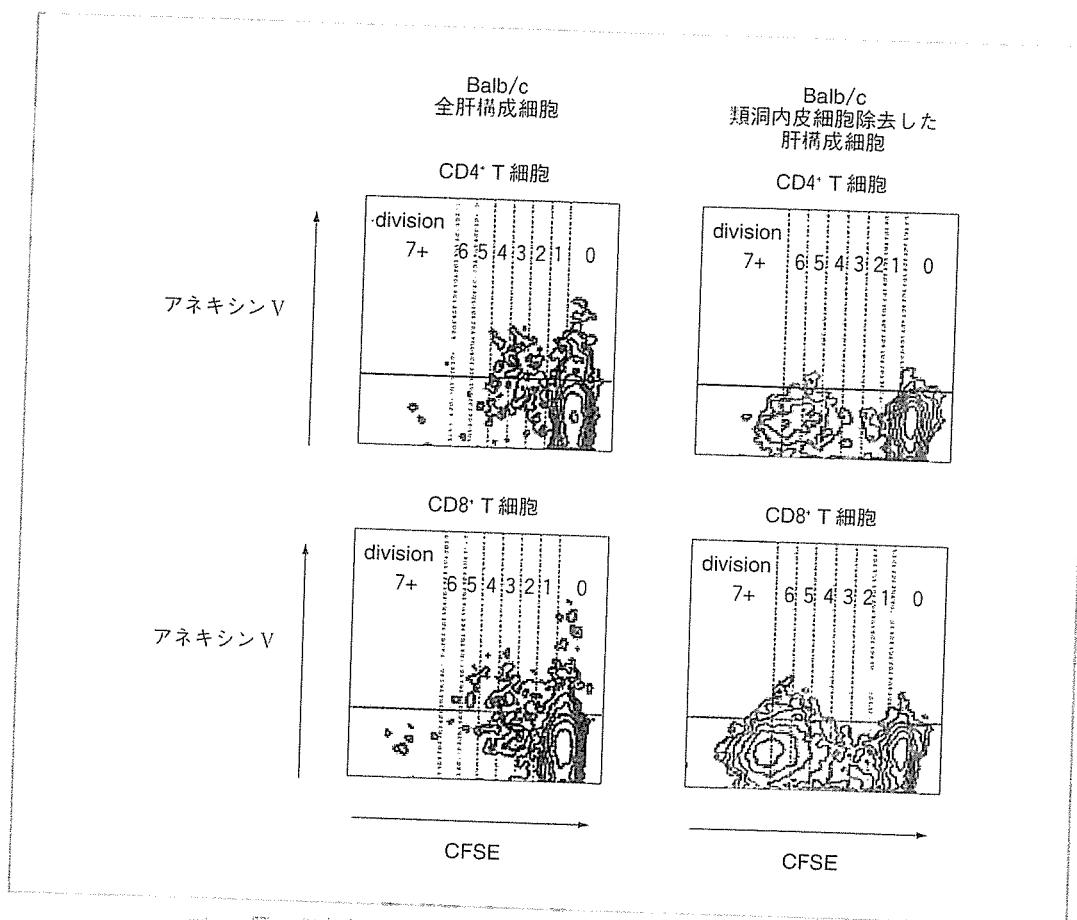


図3 肝構築細胞はアロ反応性T細胞のアボトーシスを誘導する。

Balb/cマウスの肝構築細胞をスティミュレーターに、B6の脾リンパ球をレスポンダーに用い、CFSE-MLRアッセイによってアロ反応性のCD4⁺およびCD8⁺T細胞の増殖指数と存在比率を解析した。肝構築細胞のすべてをスティミュレーターとしてCFSE-MLRをした場合、すなわち類洞内皮細胞の存在下で混合培養した異系T細胞はわずかながら分裂を認めたが、除去すると激しいT細胞の分裂・増殖を認めた。

(文献13より引用)

反する報告がなされている。異系ラット間の肝移植モデルを用いた検討では、移植前にドナーをKupffer細胞阻害剤(gadolinium chloride)で処理すると、自然生着する組み合わせでは生着率に影響を認めなかつたが、拒絶反応が生じる組み合わせでは生着延長効果が認められたことから、Kupffer細胞は移

植後の寛容誘導ではなくむしろ拒絶誘導に関連すると考察されている⁹。一方、同じく異系ラット間肝移植モデルで、長期生着した肝臓から分離したKupffer細胞にはFasリガンドが発現しドナー反応性T細胞にアポトーシスを誘導すること、さらに抗ドナーリンパ球混合試験(MLRアッセイ)に添

加するとTh2サイトカインを産生することから、Kupffer細胞は肝移植後のドナー特異的免疫寛容に重要な役割を果たすとの見解もある⁹。

異系ドナー細胞の門脈内投与によってT細胞のドナー特異的低反応性が誘導される現象も、肝臓が免疫寛容にかかわる臓器であると考えられる根拠

のひとつである。この、門脈内投与によって誘導される免疫抑制効果は、gadolinium chloride の前投与によって消失することから、Kupffer 細胞が重要な役割を果たす可能性が指摘されている¹⁰⁾。また、門脈内投与後には、Kupffer 細胞からの PGE 2 産生が亢進することも報告されている¹¹⁾。

われわれはマウスを用い、肝臓の構築細胞を分離精製してそれぞれの免疫原性を解析した結果、非実質細胞群から抽出した類洞内皮細胞が寛容誘導特性を有することが明らかとなった¹²⁾。類洞内皮細胞のフェノタイプを解析すると、MHC クラス II、共刺激分子 (CB 80 と CD 86)、細胞死誘導分子 (Fas リガンド) を発現していた。ドナーマウス (Balb/c) の肝臓構築細胞をステミュレーターに、レシピエントマウス (B6) の脾リンパ球をレスポンダーに用い、carboxyfluorescein diacetate succimidyl ester (CFSE)-細胞質染色法を用いたリンパ球混合試験によって、アロ反応性の CD 4⁺ および CD 8⁺ T 細胞の増殖指数と存在比率を解析した(図 2)。肝構築細胞のすべてをステミュレーターとして MLR をした場合、同種異系の組み合わせでも T 細胞の分裂を認めなかった。ところが、類洞内皮細胞を反応系から除去すると激しい T 細胞の分裂/増殖を認め、類洞内皮細胞が T 細胞性アロ応答を抑制していることが判明した。また、類洞内皮細胞の存在下で混合培養した異系 T 細胞はわずかながら分裂を認めたが、その分裂 T 細胞はすべてアネキシン V 陽性で、分裂初期にアポ

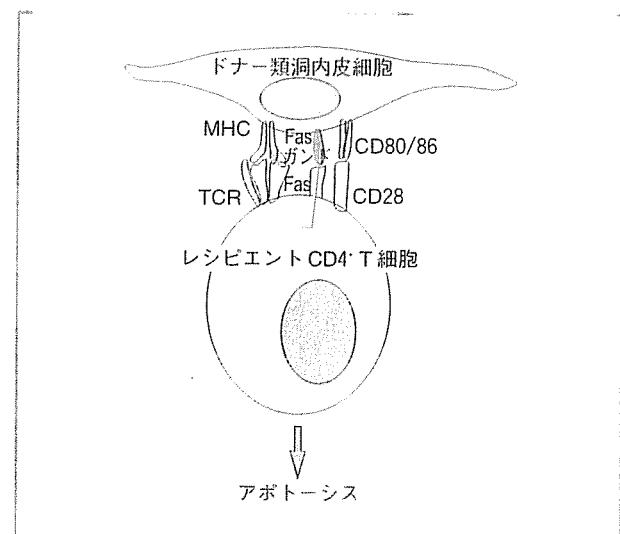


図 4 肝細胞内皮細胞からアロ抗原を認識した CD4⁺ T 細胞は Fas/FasL 介由によるアポトーシスを示す。

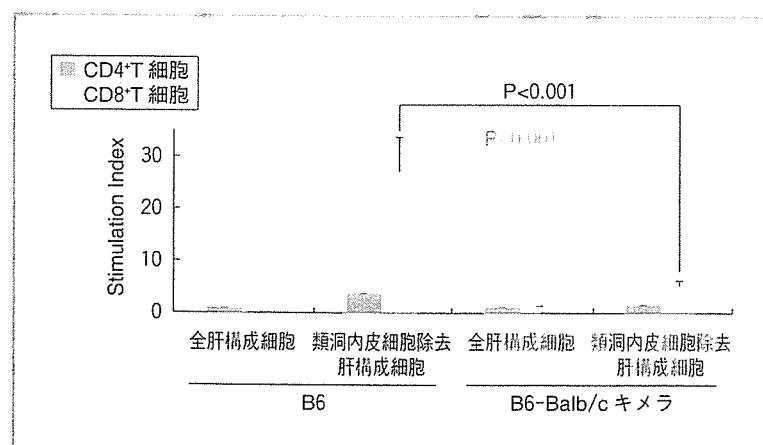


図 5 10 グレイの放射線照射後 B6 → B6 の骨髓で置換した Balb/c の肝細胞内 Kupffer 細胞や樹状細胞は B6 由来の完全拒絶される。

この B6 → Balb/c キメラの肝構築細胞をステミュレーターに、B6 リンパ球をレスポンダーに用い MLR アッセイを行った。類洞内皮細胞の非存在下であっても CD 4⁺ および CD 8⁺ T 細胞の増殖は認められず、Kupffer 細胞や樹状細胞は、寛容誘導よりもむしろ免疫応答の惹起に作用する。

(文献 13 より引用)

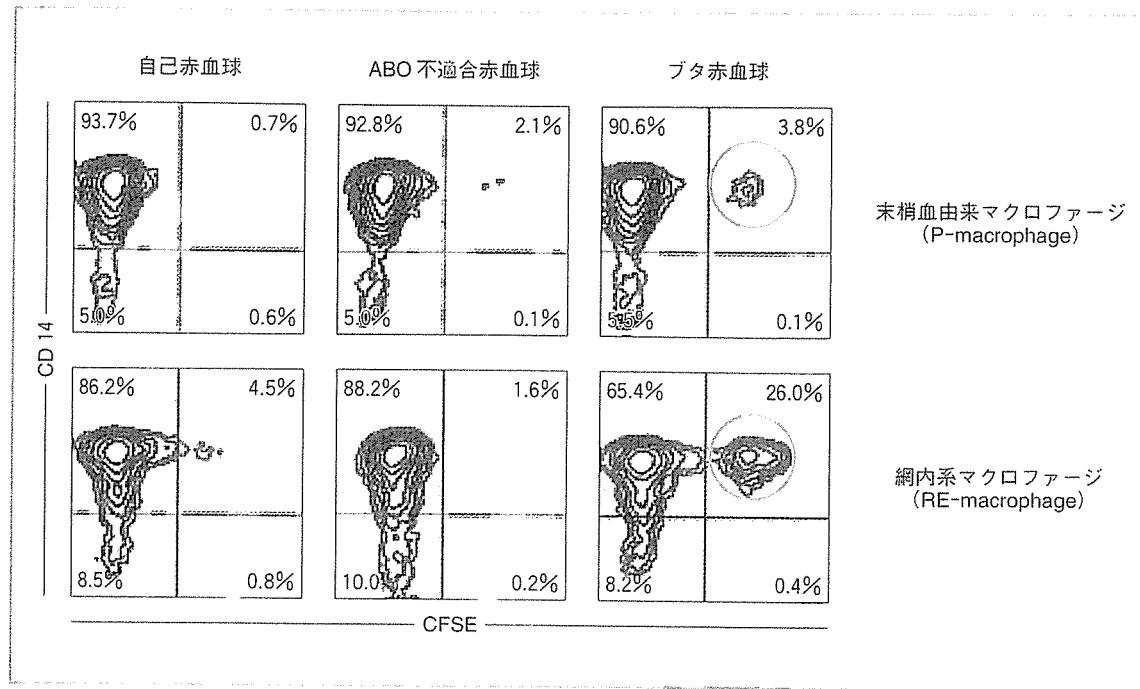


図6 ヒトマクロファージによるマクロファージの食食能選択性

細胞質染色蛍光色素 CFSE でブタ細胞をラベル後に PMA 刺激マクロファージと共に培養。CD 14 陽性細胞(ヒトマクロファージ)の CFSE 蛍光強度により食食能が定量しうる。同種同系赤血球、同種異系(血液型不適合)赤血球、異種(ブタ)赤血球に対する末梢循環血液中のマクロファージと網内系マクロファージ(Kupffer 細胞)の食食能作用をフローサイトメーターで判定した。

(文献 15 より引用)

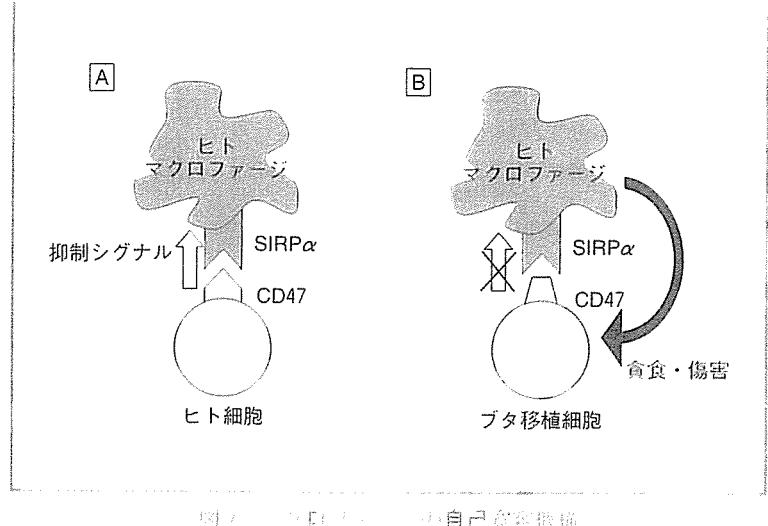
トーシスに陥ることがわかった(図 3)。Fas リガンド-ノックアウトマウスの (Balb/c) 頸洞内皮細胞の存在下で混合培養した異系 T 細胞には激しい分裂/増殖を認め、頸洞内皮細胞上に表出する Fas リガンドの寛容誘導への関与が証明された(図 4)¹³。また、放射線照射後 B 6 マウスの骨髄で置換した Balb/c マウスの肝臓内 Kupffer 細胞や樹状細胞は、B 6 由来に完全置換されるが、この B 6 → Balb/c キメラ肝臓の構築細胞をステイミュレーターに、B 6 リンパ球をレスポンダーに用い MLR アッセイを行った。その結果、頸洞内皮細胞の非存在下であっても

CD 4⁺ および CD 8⁺ T 細胞の増殖は認められず、Kupffer 細胞や樹状細胞は、寛容誘導よりもむしろ拒絶応答の惹起に作用する可能性が支持された(図 5)。しかし、頸洞内皮細胞の寛容特性に Kupffer 細胞や樹状細胞からのメディエーターが何らかの役割を果たす可能性は残る。

3 異種移植における Kupffer 細胞の役割

異種臓器および細胞が長期間生着しない理由のひとつに、マクロファージの細胞傷害性が関与することが指摘されているが、詳細な機序は解明されて

いない¹⁴。マクロファージによる異種細胞傷害機構は、抗体依存性と非依存性に分けられる。抗体依存性傷害機構にはブタ移植細胞・臓器は細胞上の表出する Galα1, 3 Gal (Gal) 抗原に対するヒト血清中の自然抗体(抗 Gal 抗体)が主要な働きを担う。ブタ細胞に抗体が結合し、Fc 受容体を介したマクロファージの直接傷害機構が作動する。また古典経路からの補体活性化がマクロファージを動員する。これらの抗 Gal 抗体依存性応答は、最近開発された Gal ノックアウトブタの使用によって回避される可能性がある。しかし、ヒト Kupffer 細胞は、抗体・補



マクロファージの阻害受容体シグナル制御蛋白 α (SIRP α)が赤血球上のCD 47(インテグリン関連蛋白)を認識し非特異的活性化を抑制する。ブタCD 47はヒトCD 47と比較して遺伝子塩基配列相同性が低い(73%)。異種間ではCD 47-SIRP α によるシグナル伝達が作動せず、非特異的傷害活性が抑制されず、マクロファージによる貪食を免れない可能性がある。

体非依存性にブタ細胞を貪食・傷害することをわれわれは確認した(図6)¹⁵。さらにKupffer細胞は、Gal抗原を欠損したブタ細胞も強く貪食したことから、Galノックアウトブタを用いた移植でもヒトマクロファージ性の拒絶機構は免れない可能性が懸念される。

マクロファージの自己寛容機構として、赤脾髄マクロファージの阻害受容体シグナル制御蛋白 α (SIRP α)が赤血球上のCD 47(インテグリン関連蛋白)を認識し非特異的活性化を抑制することが報告されている¹⁶⁾¹⁷⁾。CD 47分子はほとんどの生体組織に表出されており、ブタの細胞も表出する。しかしひとCD 47と遺伝子塩基配列を比較したところ、相同性が低く(73%)、異種間ではCD 47-SIRP α によるシグ

ナル伝達が作動せず、非特異的傷害活性が抑制されず、マクロファージによる貪食を免れない可能性があるのでないかとわれわれは考えている(図A)。

肝虚血再灌流障害における Kupffer細胞の役割

類洞内皮細胞はエンドセリンや一酸化窒素を産生し、星細胞(伊東細胞)の収縮、弛緩運動を介して血流を調節している。肝虚血再灌流を被ると、Kupffer細胞や好中球からのメディエーターが作用して類洞内皮細胞のエンドセリン産生を亢進し、星細胞が収縮し肝微小循環障害が惹起されることをわれわれは明らかにした¹⁸⁾¹⁹⁾。Rho-associated coiled-coil forming protein serine/threonine kinase (ROCK)は星

細胞の運動性を調整する重要な因子であるが、p 160 ROCKの特異的抑制剤(Y-27632)の投与は、ラット肝移植モデルで温阻血を被ったグラフトの生着を著明に改善した。Kupffer細胞を介する温阻血再灌流障害機構には、TLR-4を介した自然免疫系の活性化による炎症応答が関連することも最近報告された²⁰⁾。

肝血流の短時間遮断/再灌流を繰り返す肝阻血プレコンディショニングは、肝移植における冷保存再灌流傷害後の肝類洞内皮細胞の障害やKupffer細胞の活性化を抑制し、移植肝生着率を改善することが報告されている。さらにこの手法は、温阻血再灌流傷害において、肝細胞の保護効果を有することが知られている。ラットでは肝温阻血再灌流傷害前に、gadolinium chlorideでKupffer細胞の活性を抑制すると、肝類洞内皮細胞の障害は軽減されないが、肝細胞傷害は軽減する。この肝細胞保護効果は、Kupffer細胞から產生されるreactive oxygen species(ROS)を介すると報告された²¹⁾。このように、Kupffer細胞は類洞内皮細胞障害と肝細胞保護という相反する機構を司る可能性がある。

肝再生における Kupffer細胞の役割

肝再生は肝障害や肝切除を原因とした肝容積の減少によって誘導され、肝容積の回復によって終了する。肝再生の一連のプロセスは、種々のサイトカインや増殖因子によって厳密に制御されている。肝臓はTNF- α 、IL-1 β 、

IL-6といった炎症性サイトカインの標的臓器であるが、これらのサイトカインは肝切除後、速やかに肝非実質細胞から放出される²²⁾²³⁾。IL-6は障害臓器局所に誘導される多機能なサイトカインで、肝再生においては転写を促進させ肝細胞を静止期(G0期)から前増殖期(G1期)に移行させる。G1期となつた肝細胞は増殖因子刺激によってS期に移行してDNA合成が誘導される。IL-6で誘導されるG0期の肝細胞がG1期に移行するプライミングステップは、肝細胞増殖因子(hepatocyte growth factor: HGF)やトランスフォーミング増殖因子(transforming growth factor: TGF)- α といった増殖因子刺激によってS期に移行するためには必須である²²⁾²⁴⁾。

有事におけるKupffer細胞からのIL-6とTNF- α の産生亢進と核内因子 κ B(NF- κ B)の活性化に起因する肝再生には、ICAM-1の接着がトリガーになること²⁵⁾、そしてTLRs/Myeloid differentiation factor 88シグナルが必要であることなどが最近報告された²⁶⁾。

このような研究成果から、肝細胞増殖のプライミングに関連したIL-6やTNF- α などのサイトカインを肝再生治療薬として応用しうるか否かが注目を集め、今後の研究の進展が待たれる。

文 献

- 1) Crispe IN, Dao T, Klugewitz K, et al : The liver as a site of T-cell apoptosis : graveyard, or killing field? Immunol Rev 174 : 47-62, 2000
- 2) Kmiec Z : Cooperation of liver cells in health and disease. Adv Anat Embryol Cell Biol 161 : 1-151, 2001
- 3) Crispe IN : Hepatic T cells and liver tolerance. Nat Rev Immunol 3 : 51-62, 2003
- 4) Wiegard C, Frenzel C, Herkel J, et al : Murine liver antigen presenting cells control suppressor activity of CD 4 $^+$ CD 25 $^+$ regulatory T cells. Hepatology 42 : 193-199, 2005
- 5) Calne RY, Sells RA, Pena JR, et al : Induction of immunological tolerance by porcine liver allografts. Nature 223 : 472-476, 1969
- 6) Zimmermann FA, Davies HS, Knoll PP, et al : Orthotopic liver allografts in the rat. The influence of strain combination on the fate of the graft. Transplantation 37 : 406-410, 1984
- 7) Zavazava N, Kronke M : Soluble HLA class I molecules induce apoptosis in alloreactive cytotoxic T lymphocytes. Nat Med 2 : 1005-1010, 1996
- 8) Savier E, Lemasters JJ, Thurman RG : Kupffer cells participate in rejection following liver transplantation in the rat. Transpl Int 7 (Suppl 1) : S 183-186, 1994
- 9) Sun Z, Wada T, Maemura K, et al : Hepatic allograft-derived Kupffer cells regulate T cell response in rats. Liver Transpl 9 : 489-497, 2003
- 10) Yu S, Nakafusa Y, Flye MW : In vitro analysis of gadolinium chloride abrogation of the systemic tolerance induced by portal venous administration of ultraviolet B-irradiated donor cells. Transplantation 64 : 1684-1688, 1997
- 11) Perez RV, Swanson C, Morgan M, et al : Portal venous transfusion up-regulates Kupffer cell cyclooxygenase activity : a mechanism of immunosuppression in organ trans-plantation. Transplantation 64 : 135-139, 1997
- 12) Onoe T, Ohdan H, Tokita D, et al : Liver sinusoidal endothelial cells have a capacity for inducing nonresponsiveness of T cells across major histocompatibility complex barriers. Transpl Int 18 : 206-214, 2005
- 13) Onoe T, Ohdan H, Tokita D, et al : Liver sinusoidal endothelial cells tolerize T cells across MHC barriers in mice. J Immunol 175 : 139-146, 2005
- 14) Basker M, Alwayn IP, Buhler L, et al : Clearance of mobilized porcine peripheral blood progenitor cells is delayed by depletion of the phagocytic reticuloendothelial system in baboons. Transplantation 72 : 1278-1285, 2001
- 15) Ide K, Ohdan H, Kobayashi T, et al : Antibody- and complement-independent phagocytotic and cytolytic activities of human macrophages toward porcine cells. Xenotransplantation 12 : 181-188, 2005
- 16) Oldenborg PA, Zheleznyak A, Fang YF, et al : Role of CD 47 as a marker of self on red blood cells. Science 288 : 2051-2054, 2000
- 17) Oldenborg PA, Gresham HD, Lindberg FP : CD 47-signal regulatory protein alpha (SIRPalpha) regulates Fcgamma and complement receptor-mediated phagocytosis. J Exp Med 193 : 855-862, 2001
- 18) Mizunuma K, Ohdan H, Tashiro H, et al : ROCK inhibitor Y-27632 prevents primary graft non-function caused by warm ischemia/reperfusion in rat liver transplantation. Transpl Int 15 : 623-629, 2002
- 19) Mizunuma K, Ohdan H, Tashiro H, et al : Prevention of ischemia-

- reperfusion-induced hepatic microcirculatory disruption by inhibiting stellate cell contraction using rock inhibitor. *Transplantation* 75 : 579-586, 2003
- 20) Tsung A, Hoffman RA, Izuishi K, et al : Hepatic ischemia/reperfusion injury involves functional TLR 4 signaling in nonparenchymal cells. *J Immunol* 175 : 7661-7668, 2005
- 21) Tejima K, Arai M, Ikeda H, et al : Ischemic preconditioning protects hepatocytes via reactive oxygen species derived from Kupffer cells in rats. *Gastroenterology* 127 : 1488-1496, 2004
- 22) Takeishi T, Hirano K, Kobayashi T, et al : The role of Kupffer cells in liver regeneration. *Arch Histol Cytol* 62 : 413-422, 1999
- 23) Akita K, Okuno M, Enya M, et al : Impaired liver regeneration in mice by lipopolysaccharide via TNF-alpha/kallikrein-mediated activation of latent TGF-beta. *Gastroenterology* 123 : 352-364, 2002
- 24) Aldeguer X, Debonera F, Shaked A, et al : Interleukin-6 from intrahepatic cells of bone marrow origin is required for normal murine liver regeneration. *Hepatology* 41 : 443-450, 2005
- regeneration. *Hepatology* 35 : 40-48, 2002
- 25) Selzner N, Selzner M, Odermatt B, et al : ICAM-1 triggers liver regeneration through leukocyte recruitment and Kupffer cell-dependent release of TNF-alpha/IL-6 in mice. *Gastroenterology* 124 : 692-700, 2003
- 26) Seki E, Tsutsui H, Iimuro Y, et al : Contribution of Toll-like receptor/myeloid differentiation factor 88 signaling to murine liver regeneration. *Hepatology* 41 : 443-450, 2005

特集「免疫寛容最前線」

肝類洞内皮細胞の 免疫寛容誘導への関わり

大段秀樹, 尾上隆司, 時田大輔, 志々田将幸, 田中友加, 浅原利正

広島大学大学院先進医療開発科学講座外科学

はじめに

肝臓は免疫寛容獲得に関わる臓器として知られるが、なぜ同種異系移植肝が拒絶されにくいのか、説得力のある検証はいまだなされていない。さまざまな動物種において主要組織適合性抗原（MHC）が異なる同種異系肝移植を施行した際に、移植後の免疫抑制剤を使用しなくても移植肝に対する拒絶反応が起ららず、容易に生着する現象は以前より観察されている^[1-3]。また、ドナーからの移植肝が生着しているレシピエントに、ドナーと同系の他臓器を移植しても拒絶反応は生じないことから、肝移植が成立したドナーに対しては免疫学的寛容が誘導されるものと考えられている^[4, 5]。

このような肝移植後に誘導される免疫寛容には、肝臓が産生する免疫抑制因子（可溶性 MHC クラス I 分子など）の作用^[6]や、移植肝内に存在する樹状細胞、Kupffer 細胞や類洞内皮細胞などの抗原提示細胞とレシピエントの T 細胞との相互作用が関与する可能性が指摘されている^[7, 8]。

肝内樹状細胞は、共刺激分子の表出が弱く、Th2 優位の T 細胞応答を誘導することが報告されていることから、同種異系肝移植後の免疫寛容に深く関連する可能性が示唆されている^[9, 10]。一方、肝移植後の免疫応答における Kupffer 細胞の役割に関しては、相反する報告がなされている。異系ラット間の肝移植モデルを用いた検討では、移植前にドナーを Kupffer 細胞阻害剤（gadolinium chloride）で処理すると、自然生着する組み合わせでは生着率に影響を認めなかったが、拒絶反応が生じる組み合わせでは生着延長効果が

認められたことから、Kupffer 細胞は移植後の寛容誘導ではなく、むしろ拒絶誘導に関連すると考察している^[11]。また、同じく異系ラット間肝移植モデルで長期生着した肝臓から分離した Kupffer 細胞には、Fas リガンドが発現しドナー反応性 T 細胞にアポトーシスを誘導すること、さらに抗ドナーリンパ球混合試験（MLR assay）に添加すると Th2 サイトカインを産生することから、Kupffer 細胞は肝移植後のドナー特異的寛容に重要な役割を果たすとの見解もある^[12]。

類洞内皮細胞については、同種異系肝移植後の免疫応答に関する役割を直接解析した報告はなく、一定の見解が得られていなかった。われわれは、マウスの肝臓構築細胞を分離してそれぞれの免疫原性を解析した結果、非実質細胞群から抽出した類洞内皮細胞が寛容誘導特性を有することを確認した^[13, 14]。

肝構成細胞の 同種異系免疫原性の解析系

コラゲナーゼ灌流法で分離した肝構築細胞と同種異系リンパ球の混合培養試験を確立した。リンパ球は carboxyfluorescein diacetate succinimidyl ester (CFSE) 色素で細胞質染色した。ドナーマウス（Balb/c）の肝臓構築細胞を stimulator に、レシピエントマウス（B6）の脾リンパ球を responder に用い MLR assay^[15, 16]によって、アロ反応性の CD4⁺ および CD8⁺ T 細胞の増殖指数と存在比率を解析した（図 1）。

肝構築細胞のすべてを stimulator として MLR をした場合、同種異系の組み合わせでも T 細胞の分裂を認めなかった。ところが、類洞内皮細胞（肝内では、類洞内皮細胞のみに CD105 の表出を認めた）を反応

系から除去すると、激しいT細胞の分裂/増殖を認め、類洞内皮細胞がT細胞性アロ応答を抑制していることが判明した¹³⁾。また、類洞内皮細胞の存在下で混合培養した異系T細胞は僅かながら分裂を認めたが、その分裂T細胞は全てアネキシンV陽性で、分裂初期にアポトーシスに陥ることが判った(図2)。

肝内の骨髓由来細胞は細胞応答を促進する

放射線照射後B6マウスの骨髓で置換したBalb/cマウスの肝臓内Kupffer細胞や樹状細胞は、B6由来に完全置換されるが、このB6→Balb/cキメラの肝臓構築細胞をstimulatorに、B6リンパ球をresponderに用いMLR assayを行った(図3)。その結果、類洞内皮細胞の非存在下であってもCD4⁺およびCD8⁺T細胞の増殖は認められず、Kupffer細胞や樹状細胞は、寛容誘導よりもむしろ拒絶応答の惹起に作用する可能性が支持された¹⁴⁾。しかし、類洞内皮細胞の寛容特性

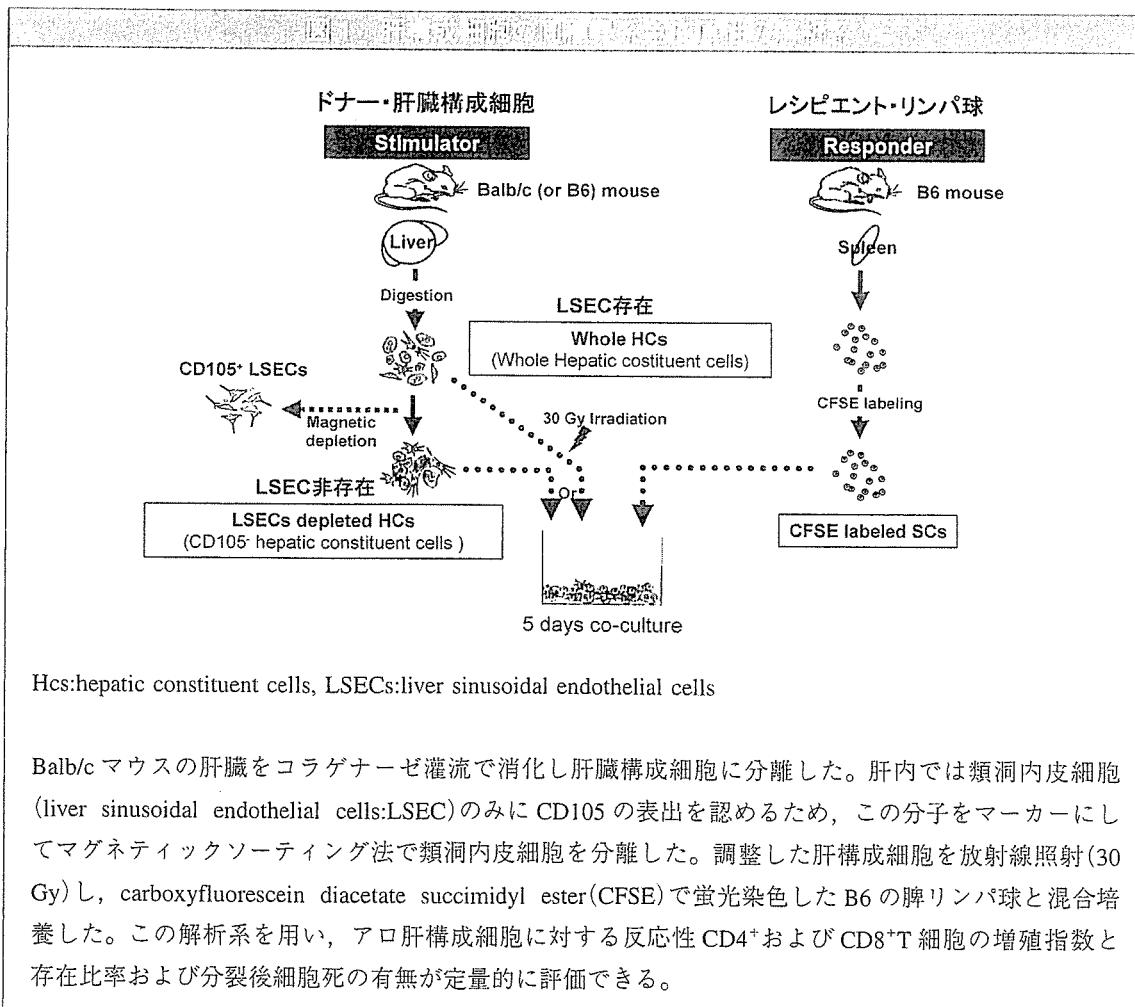
にKupffer細胞や樹状細胞からのメディエーターが何らかの役割を果たす可能性は残る。

類洞内皮細胞はナイーブな状態でFas ligandを表出す

類洞内皮細胞のフェノタイプを解析すると、MHCクラスII、共刺激分子(CD40, CB80, CD86)、細胞死誘導分子(Fas ligand)を発現していた(図4)。

ドナータイプの類洞内皮細胞と接触したT細胞は、ドナータイプの抗原提示に対して不応答化する

フィブロネクチンでコートしたpore membraneにB6、Balb/c、Balb/c-gld(Fas ligand-deficient)あるいはSJL/jマウス由来の類洞内皮細胞を接着培養し、肝類洞内の解剖構築を模倣したin vitro解析系を確立した(図5A)。CFSE色素でラベルしたB6マウスのT細胞を重層培養しトランスマイグレートさせた後(trans-



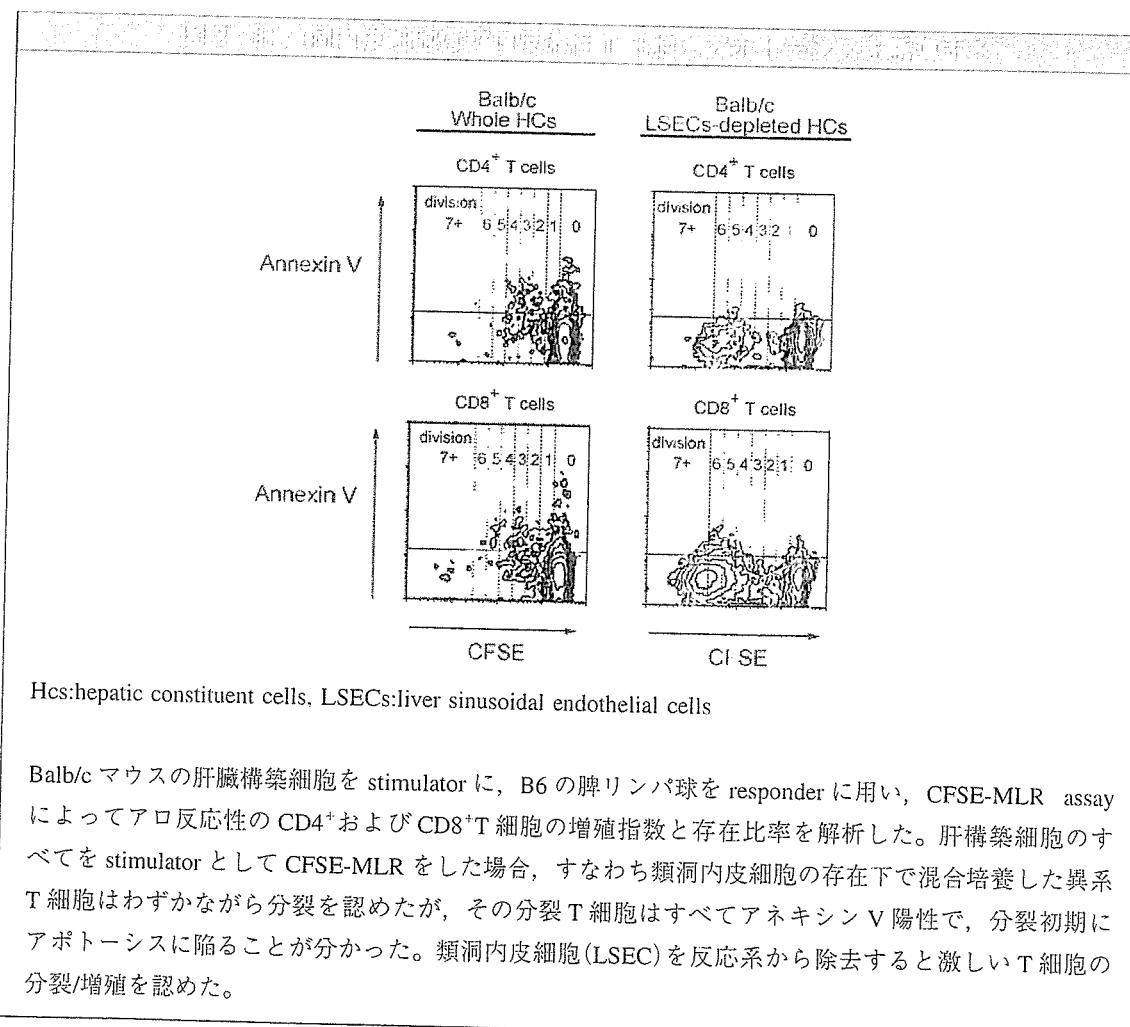
migration assay), 放射線照射した Balb/c マウスの脾細胞と混合培養し MLR assay を行った。

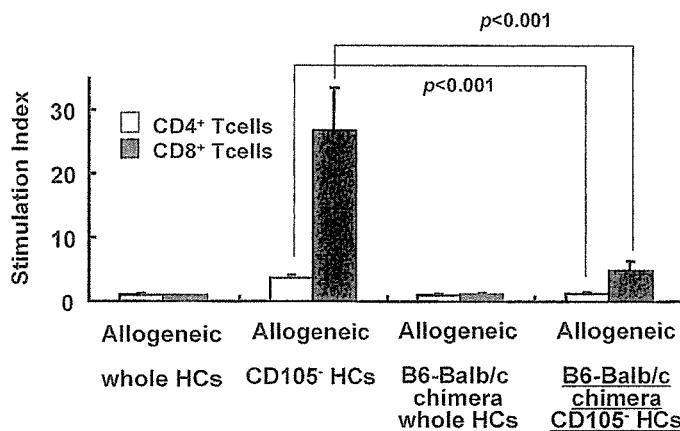
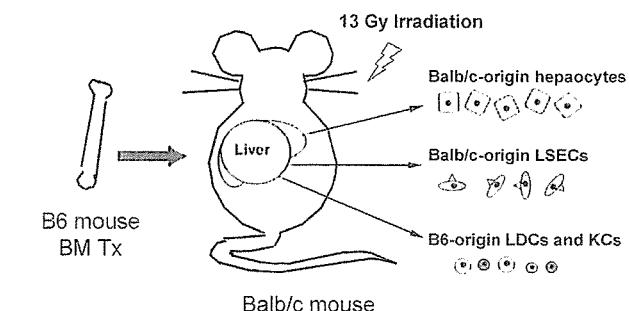
Balb/c の類洞内皮細胞層を接触通過した T 細胞は, Balb/c 脾細胞抗原の刺激に対して不応答化したが, B6 および SJL/j の類洞内皮細胞層を接触通過した T 細胞は, Balb/c 脾細胞抗原の刺激に対して正常の応答を示した。また, Balb/c-gld の類洞内皮細胞層を接触通過した T 細胞は, Balb/c 脾細胞抗原の刺激に対して部分的な応答を示した(図 5B)¹⁴。類洞内皮細胞上に表出する Fas ligand が特に CD4⁺T 細胞の寛容誘導へ重要な役割を果たすことが証明された。Balb/c-gld の類洞内皮細胞層を接触通過した CD8⁺T 細胞は, Balb/c 脾細胞抗原の刺激に対して有意な応答抑制を示し, CD8⁺T 細胞の寛容誘導には Fas ligand 経路以外の機序も関与する可能性が考えられた(図 6)。

類洞内皮細胞における間接認識経路による同種異系抗原認識と T 細胞寛容の可能性

肝臓あるいは肝細胞移植後の拒絶機構には, レシピエントの T 細胞が移植肝臓内のドナー由来抗原提示細胞から主要組織適合性抗原 (MHC) を直接認識する経路と, レシピエント自身の APC から移植肝臓内由来のドナー抗原を間接認識する経路がある。

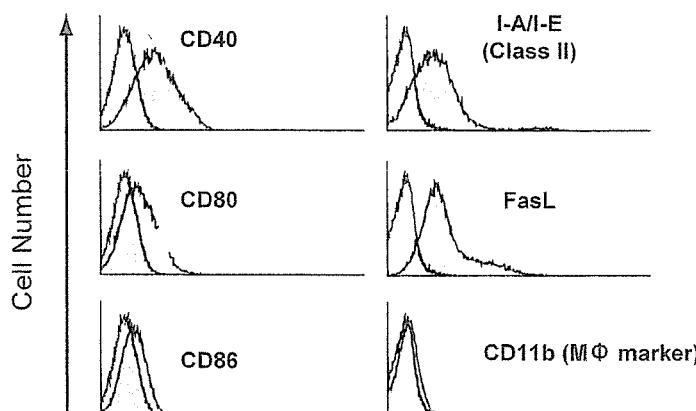
移植抗原に対する免疫寛容の誘導には, それぞれの経路で抗原提示される T 細胞を制御しなければならない。本稿では, マウス肝類洞内皮細胞によって抗原提示された異系 T 細胞 (直接認識) は免疫寛容が誘導されることを報告した。また最近, マウス肝類洞内皮細胞が外来アロ抗原を提示し, 反応性 T 細胞を寛容化することが報告されている¹⁷⁻²⁰。われわれも, アロ抗原を貪食したマウス肝類洞内皮細胞によって抗原提示された同系 T 細胞 (間接認識) にも, 免疫寛容が誘導されることを確認した²¹。

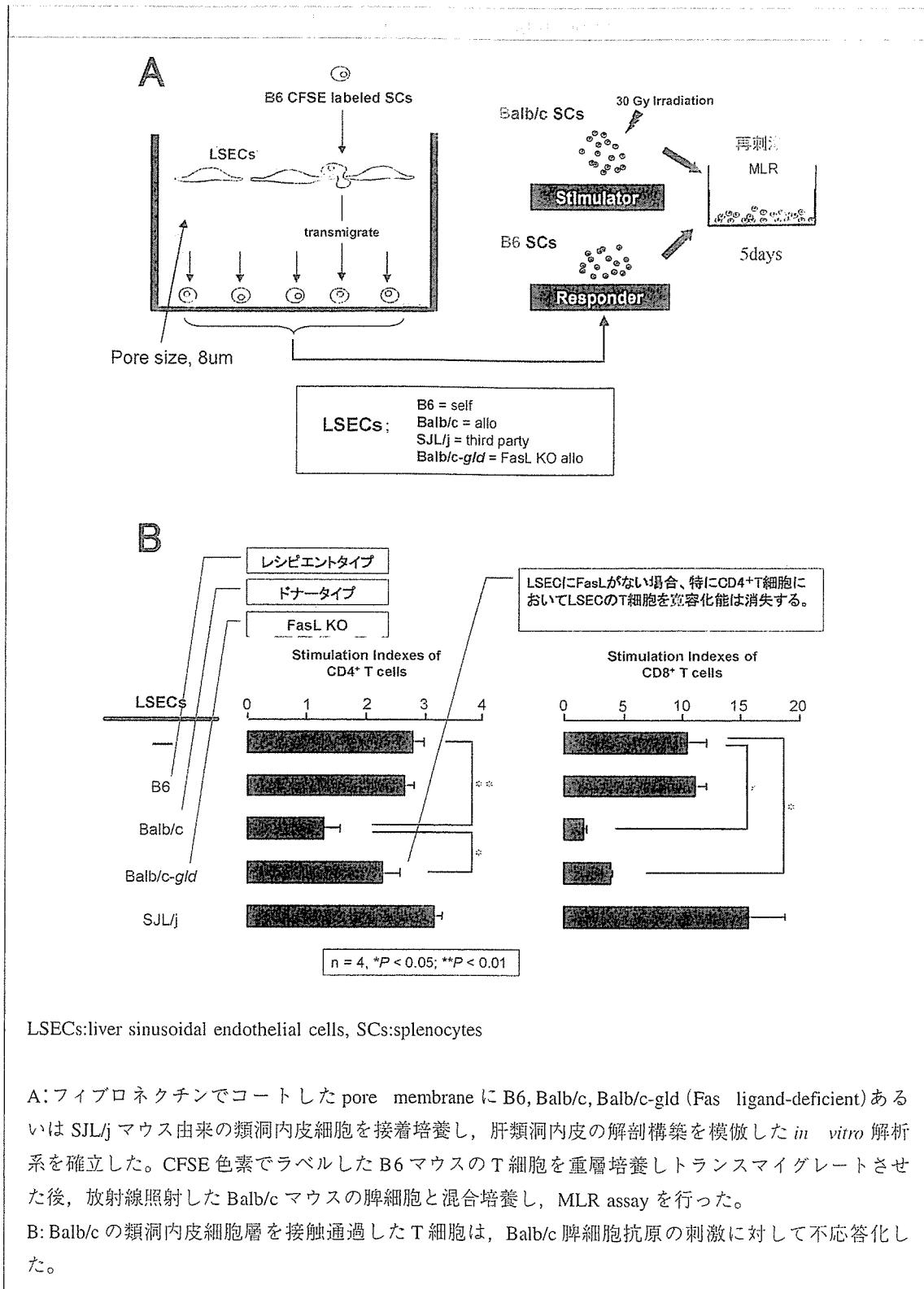




LSECs: liver sinusoidal endothelial cells, LDCs: liver dendritic cells, KCs: Kupffer cells

10 グレイの放射線照射後 B6 マウスの骨髄で置換した Balb/c マウスの肝臓内 Kupffer 細胞や樹状細胞は、B6 由来に完全置換される。一方、肝類洞内皮細胞は Balb/c マウス由来のままである。B6 マウス→Balb/c マウス骨髄キメラの肝構築細胞を stimulator に、B6 リンパ球を responder に用い MLR assay を行った。類洞内皮細胞の非存在下であっても CD4⁺ および CD8⁺ T 細胞の増殖は認められず、Kupffer 細胞や樹状細胞は寛容誘導よりもむしろ免疫応答の惹起に作用する。





LSECs:liver sinusoidal endothelial cells, SCs:splenocytes

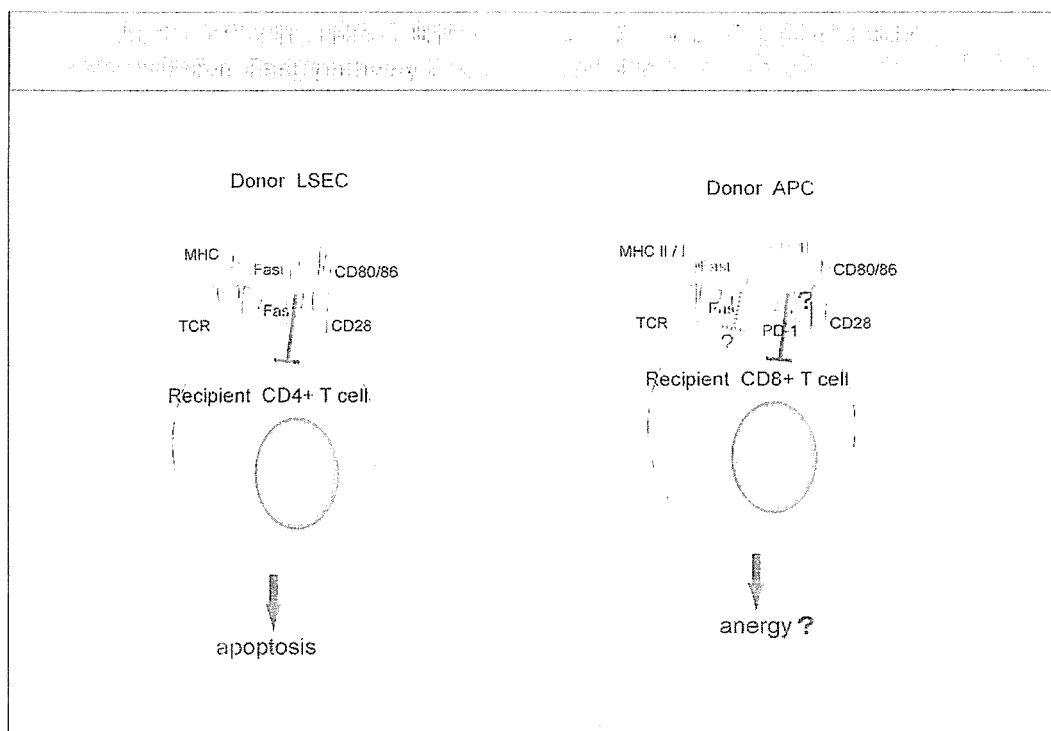
A: フィブロネクチンでコートした pore membrane に B6, Balb/c, Balb/c-gld (Fas ligand-deficient) あるいは SJL/J マウス由来の類洞内皮細胞を接着培養し、肝類洞内皮の解剖構築を模倣した *in vitro* 解析系を確立した。CFSE 色素でラベルした B6 マウスの T 細胞を重層培養しトランスマイグレートさせた後、放射線照射した Balb/c マウスの脾細胞と混合培養し、MLR assay を行った。

B: Balb/c の類洞内皮細胞層を接触通過した T 細胞は、Balb/c 脾細胞抗原の刺激に対して不応答化した。

以上の知見は、肝類洞内皮細胞は、門脈内アロ抗原細胞移入後に観察されるドナー特異的寛容にも重要な役割を果たしている可能性を示唆する。

ヒト類洞内皮細胞の免疫調節機構は?

ヒト肝類洞内皮細胞のフェノタイプを解析すると、マウスの肝類洞内皮細胞に認められたような MHC ク



ラスⅡ, CB80, CD86, Fas ligand 分子は正常状態では発現しておらず、マウスで確認された上述のようなアロ T 細胞の寛容化機構はヒト肝移植では発動しにくいのではないかと推察される。マウスではアロ移植肝の永久生着に免疫抑制剤を必要としないのに対し、ヒトでは免疫抑制剤の使用が必須である所以のひとつではないかとわれわれは考えている。

ヒト肝類洞内皮細胞に人为的に MHC クラスⅡ, CD80, CD86, Fas ligand 分子を発現させる安全な方法が確立できれば、マウスにおいて観察されるような肝移植後のドナー特異的免疫寛容が、臨床肝移植においても誘導できるのではないかと考え、研究を継続している。

謝辞：寄稿の機会をいただいた小林英司教授に深謝する。

文 献

- Calne RY, Sells RA, Pena JR, et al. Induction of immunological tolerance by porcine liver allografts. *Nature* 1969; 223: 472-476.
- Zimmermann FA, Davies HS, Knoll PP, et al. Orthotopic liver allografts in the rat. The influence of strain combination on the fate of the graft. *Transplantation* 1984; 37: 406-410.
- Qian S, Demetris AJ, Murase N, et al. Murine liver allograft transplantation: tolerance and donor cell chimerism. *Hepatology* 1994; 19: 916-924.
- Kamada N, Davies HS, Roser B. Reversal of transplantation immunity by liver grafting. *Nature* 1981; 292: 840-842.
- Kamada N. The immunology of experimental liver transplantation in the rat. *Immunology* 1985; 55: 369-389.
- Zavazava N, Kronke M. Soluble HLA class I molecules induce apoptosis in alloreactive cytotoxic T lymphocytes. *Nat Med* 1996; 2: 1005-1010.
- Starzl TE, Murase N, Ildstad S, et al. Cell migration, chimerism, and graft acceptance. *Lancet* 1992; 339: 1579-1582.
- Crispe IN, Dao T, Klugewitz K, et al. The liver as a site of T-cell apoptosis: graveyard, or killing field? *Immunol Rev* 2000; 174: 47-62.
- Khanna A, Morelli AE, Zhong C, et al. Effects of liver-derived dendritic cell progenitors on Th1- and Th2-like cytokine responses in vitro and in vivo. *J Immunol* 2000; 164: 1346-1354.
- Morelli AE, O'Connell PJ, Khanna A, et al. Preferential induction of Th1 responses by functionally mature hepatic (CD8 alpha-and CD8 alpha+) dendritic

- cells: association with conversion from liver transplant tolerance to acute rejection. *Transplantation* 2000; 69: 2647-2657.
- 11) Savier E, Lemasters JJ, Thurman RG. Kupffer cells participate in rejection following liver transplantation in the rat. *Transpl Int* 1994; 7 (Suppl 1): S183-S186.
 - 12) Sun Z, Wada T, Maemura K, *et al.* Hepatic allograft-derived Kupffer cells regulate T cell response in rats. *Liver Transpl* 2003; 9: 489-497.
 - 13) Onoe T, Ohdan H, Tokita D, *et al.* Liver sinusoidal endothelial cells have a capacity for inducing nonresponsiveness of T cells across major histocompatibility complex barriers. *Transpl Int* 2005; 18: 206-214.
 - 14) Onoe T, Ohdan H, Tokita D, *et al.* Liver sinusoidal endothelial cells tolerize T cells across MHC barriers in mice. *J Immunol* 2005; 175: 139-146.
 - 15) Onoe T, Ohdan H, Ochi M, *et al.* Multiparameter flow cytometric mixed lymphocyte reaction assay using fluorescent cytoplasmic dye for assessing phenotypic property of T cells responding to allogeneic stimulation. *Transplant Proc* 2003; 35: 557-558.
 - 16) Tanaka Y, Ohdan H, Onoe T, *et al.* Multiparameter flow cytometric approach for simultaneous evaluation of proliferation and cytokine-secreting activity in T cells responding to allo-stimulation. *Immunol Invest* 2004; 33: 309-324.
 - 17) Limmer A, Ohl J, Kurts C, *et al.* Efficient presentation of exogenous antigen by liver endothelial cells to CD8+ T cells results in antigen-specific T-cell tolerance. *Nat Med* 2000; 6: 1348-1354.
 - 18) Knolle PA, Limmer A. Neighborhood politics: the immunoregulatory function of organ-resident liver endothelial cells. *Trends Immunol* 2001; 22: 432-437.
 - 19) Knolle PA, Germann T, Treichel U, *et al.* Endotoxin down-regulates T cell activation by antigen-presenting liver sinusoidal endothelial cells. *J Immunol* 1999; 162: 1401-1407.
 - 20) Crispe IN. Hepatic T cells and liver tolerance. *Nat Rev Immunol* 2003; 3: 51-62.
 - 21) Tokita D, Ohdan H, Onoe T, *et al.* Liver sinusoidal endothelial cells contribute to alloreactive T-cell tolerance induced by portal venous injection of donor splenocytes. *Transpl Int* 2005; 18: 237-245.

特集「ウイルス肝炎の肝移植」

肝移植後のC型肝炎ウイルス再感染の現状と課題

市田隆文, 森 広樹, 菊池 哲, 阿部哲史,
石川雅邦, 村上ロミ, 成田諭隆, 小川 煉

順天堂大学医学部附属静岡病院消化器内科

はじめに

最近、欧米を中心にC型肝炎ウイルス(HCV)陽性レシピエントが肝移植後、比較的早期に肝硬変に進展し、短期間のうちに非代償性肝硬変に進行し、その長期予後に深刻な影響を与えることが報告されている^{1,2)}。

同じことが生体肝移植を主とするわが国の肝移植医療でも言えるのであろうか、極めて興味深い。そこで、本稿ではHCV陽性肝移植レシピエントの肝移植後の再感染に関して、欧米とわが国の成績をまとめ、その課題に関して述べることとする。

HCVの再感染と肝炎発症

肝移植手術の数時間後から、遅くとも数日後にはHCVのダイナミックな複製が開始することが知られている³⁾。そして、極めて短期間で血中HCV RNAは増加し、時に高力価を呈することが知られている。しかしながら、HCVの再感染といわゆる肝炎発症とは必ずしも明確に区別されず、事実、移植後の多くの因子が複雑に絡み合っている状況で、純粹な急性C型肝炎を確診することは少ない。現実的には、肝生検で慢性肝炎の診断が下されることのほうが多いと認識されている。

HCVレシピエントの肝移植後の臨床経過

肝移植後のHCV陽性レシピエントは以下の4群に分けられる。①再感染後、トランスマニナーゼ値の動

搖は軽微で、通常見られるC型慢性肝炎と同様の臨床経過をたどる例と、②短期間に肝硬変に進展し、早期に非代償性肝硬変まで進行する例^{1,4,6)}が存在し、平均的には5年間で8-25%は肝硬変へ進展する⁷⁾とされている。さらに、③肝移植後、早期にHCVの顕著な増殖とともに胆汁うつ滯と進行性の線維症をみるfibrosing cholestatic hepatitis(FCH)や重症型肝炎の像を呈する例などにその臨床経過は分けられる。そして、④数パーセントの症例であるが、なんら対処しなくとも感染から免れる例もわずかながら存在する^{8,9)}。

欧米の報告をまとめると、最近では、肝移植後、肝硬変へ進展する頻度は5年間で20-30%¹⁰⁾と極めて高率である。特に、ドナーの年齢40歳以下と50歳以上で線維化の進展は異なり、平均7.7年で肝硬変へ進展したレシピエントは高齢者の場合はさらに早く2.2年の進行度であったとされている¹¹⁾。すなわち、移植後、HCV再感染を生じたレシピエントは肝硬変への進展が極めて早いことが認識された。このことは1990年以降、HCVレシピエントの再移植例が増加している事実³⁾と合わせると、その事態の深刻さが理解されるであろう。

このように、いったんHCVに再感染し慢性肝炎に陥ったレシピエントが、通常の慢性肝炎と異なり肝硬変への進展が極めて早いことはよくべき事実である(図1)^{1,6,12)}。

わが国における生体肝移植のHCVレシピエントの成績

信州大学外科の中澤つか日本肝臓学会Single Topic Conferenceでまとめたわが国の生体肝移植HCVレシ

	No. patients	Follow-up (months)	Histological recurrence (%)	Cirrhosis (%)
Prieto et al 1999(12)	81	32 (mean)	97	15
Feray et al 1999(6)	652	42 (mean)	80	10
Sanchez-Fueyos et al 2002(1)	122	43 (median)	95	23

(文献 1, 6, 12 参照)
組織学的再発と肝硬変への進展

ピエントの成績からみると、200例のレシピエントの生存率は1年78.8% 2年71.8% 4年68.2%であった¹³⁾。

一方、最新の日本肝移植研究会の報告では、HCV レシピエント167例の生存率は1年生存75.1%，3年生存70.1%，5年生存66.8%であり、18歳以上成人1,790例の生存率、1年生存78.0%，3年生存72.8%，5年生存69.8%，10年生存64.0%に比べると、その生存率が約3%劣っていることが判明した（図2）¹⁴⁾。統計学的にはなんら有意差はないとの判断である。

この報告をまとめると、わが国におけるHCV陽性レシピエントの生存率は約5年間で約5%劣る程度であると思われるが、欧米での検討では10年生存をうたっている以上、早急な結論を下すことはできない¹⁵⁾。しかしながら、欧米のそれほど、術後早期の肝硬変への進展はないようである。

線維化進展、硬変化の要因

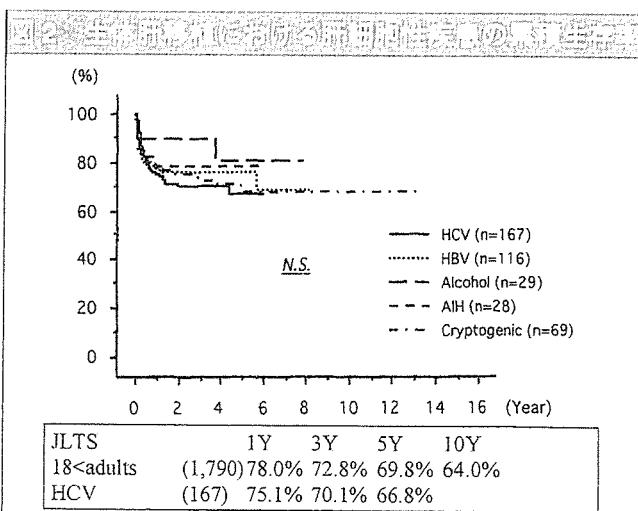
1. ドナーとレシピエントの年齢

これらの原因の一つとして、ドナーの年齢の高齢化が挙げられている。Berenguerらの報告⁵⁾から、ここ数年間のドナーの高齢化が示唆されている。このことはELTR（ヨーロッパ肝移植登録）の脳死肝移植やアメリカの生体肝移植からの報告でも明らかである。

生体肝移植を中心のわが国ではドナーの年齢はいかなる関与があるのであろうか。一般的には、ドナーの年齢が高齢化すると、その肝移植成績、生存率は低下する。このことは日本肝移植研究会の報告でも、有意

な差を持って高齢者ドナーの生存率の低下をみることができる。

欧米の脳死、もしくは生体肝移植におけるドナー高齢化による肝移植後の成績の悪化の一つの可能性として、以下のことが考えられる。通常のHCV感染では、若年者の罹患後の状況と高齢者の罹患後の状況では、明らかに高齢者のほうが線維化や肝硬変への進展は急速で、また肝細胞癌の移行も早急であるとされている。この事実を鑑みると、高齢のドナー肝臓への大量のHCV感染が、線維化の進展に大いに関連があるこ



（日本肝移植研究会登録症例：文献14参照）

HCV：C型肝炎ウイルス陽性肝硬変、HBV：B型肝炎ウイルス陽性肝硬変、AIH：自己免疫性肝硬変、Alcohol：アルコール性肝硬変、Cryptogenic：原因不明肝硬変

とが推測される。

しかしながら、現時点では、この生体肝移植ドナーの高年齢との関連性はわが国における生体肝移植では当てはまらないようである。なぜならば、わが国のHCV陽性レシピエントは比較的高齢で、そのドナーは兄弟、子供などで、むしろドナーの年齢は若年者が多いものと推定される¹⁶⁾。

筆者らは、それよりも、レシピエント自体の高齢化がHCV陽性レシピエントの成績の悪化に関連しているように思える。事実、ELTRの脳死例、アメリカの生体肝移植例では高齢者レシピエントの成績が統計学的に有意に低下している¹⁶⁾。さらに、中澤の報告でも、55歳以上のHCV陽性レシピエントと55歳以下のレシピエントの4年生存率はそれぞれ56%と81%と統計学的に有意に高齢者のほうが生存率は低下している。

従って、筆者らはこのHCV陽性レシピエントの生存率の低下は、必ずしもドナーの高齢化ではなく、レシピエントの高齢化を考慮しなければならないと考える。

2. 免疫抑制剤

シクロスボリンとタクロリムスが市場での地位を逆転するのに呼応して、HCV陽性レシピエントの生存率が低下してきたようにみることもできる（図3）⁵⁾。

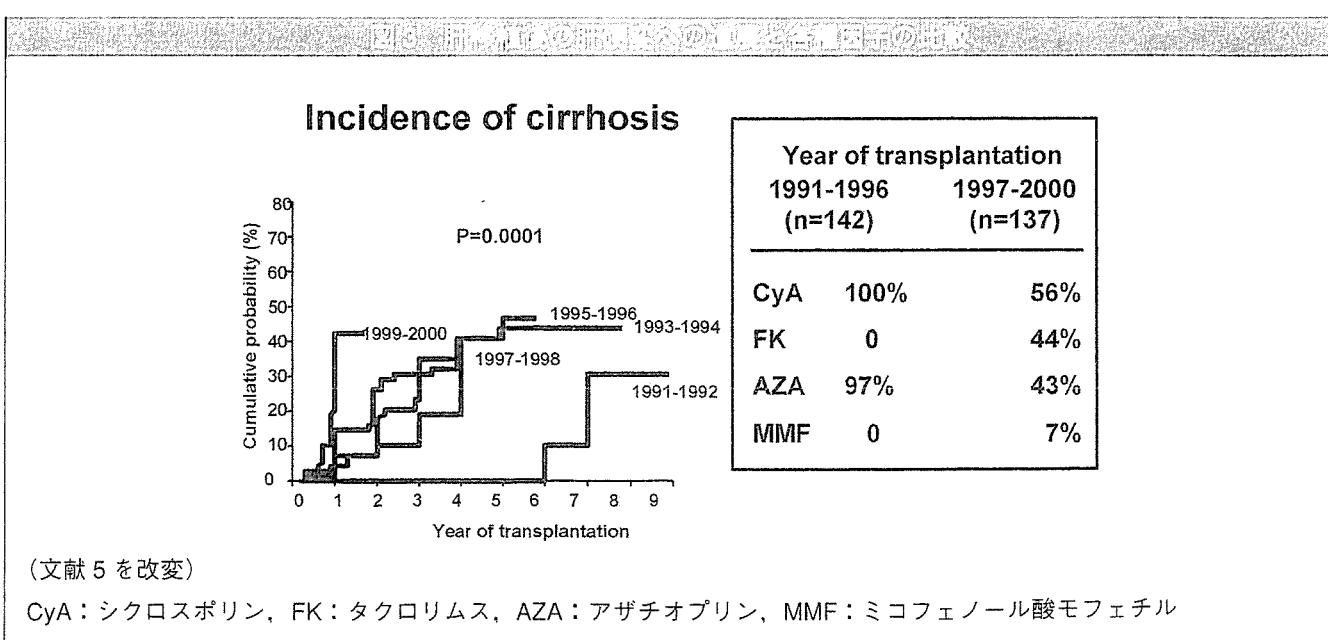
これら免疫抑制剤の相違による、グラフト肝でのHCVの増殖機構が異なることが示唆されていることも事実である。レブリコン実験などの基礎的研究から、タクロリムスよりサイクロスボリンの方が *in vitro*

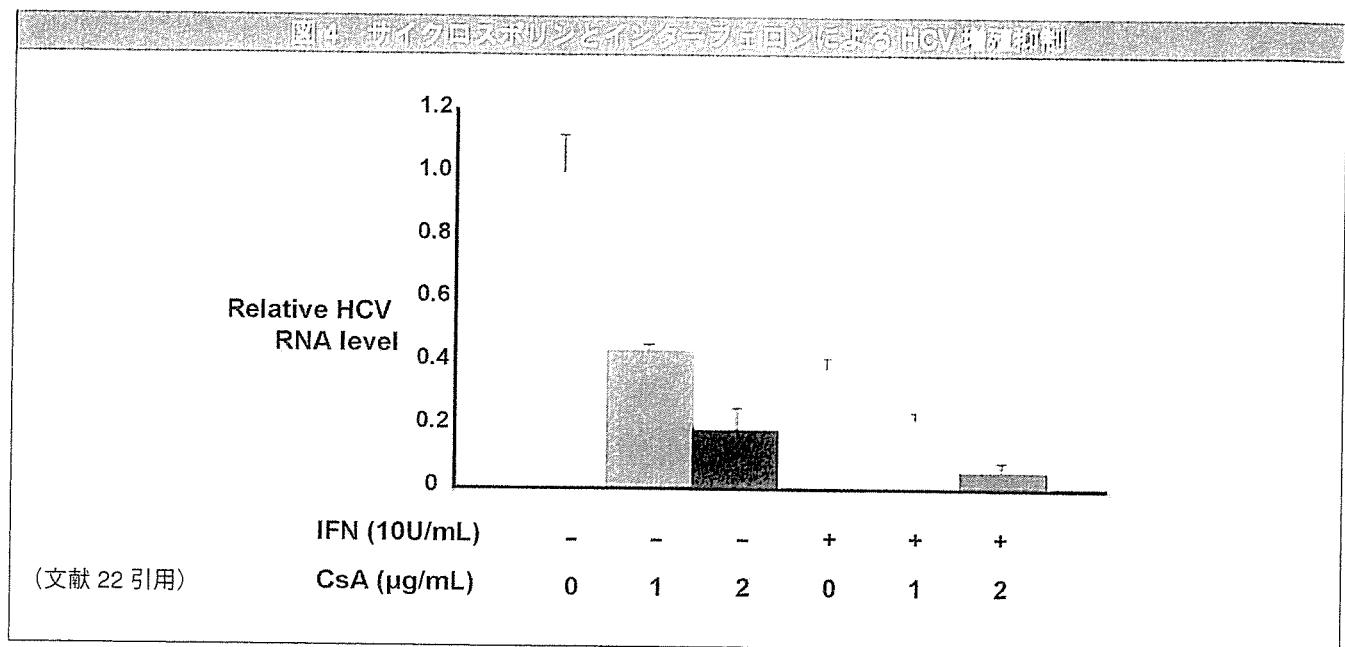
の系でHCVの増殖抑制が顕著で、その抑制率はインターフェロンとほぼ同等であるとされた^{17,18)}。

問題は、臨床の場でサイクロスボリンが肝移植後HCV感染に関して有効であるかの検証が必要な点である。実際に、サイクロスボリンを肝移植後使用することで肝炎進展リスクが低くなったとの報告¹⁹⁾がある一方で、肝移植後の生存率やグラフト生着率に関しては賛否両論あり²⁰⁾、その臨床的評価は一定していない。

一方、これら再発したHCV肝炎に対する治療の介入として、免疫抑制剤という環境はいかなる影響を与えるのであろうか。わが国のInoueらはサイクロスボリンとインターフェロンの併用療法でSVR 76.3%としている²¹⁾。もちろん、この両者の投与は副作用も多く、さらにわが国に多いIb、高ウイルス量のHCV感染レシピエントに対して、使用可能かどうか、検証することも必要となる。しかしながら、このサイクロスボリンとインターフェロンの併用は実験レベルでもその相互、相乗作用が確認されているのも重要なことである（図4）²²⁾。

わが国の臨床の場における免疫抑制剤の使用状況を見ると、おおよそ80%以上はタクロリムスである。すなわち、サイクロスボリンの使用は現時点でそれほど多くはない。そのような状況で、HCV陽性レシピエントと非HCV陽性レシピエントの生存率の差が多く見積もっても5%以内ということは、果たして今の使用状況の免疫抑制剤の種類が関与しているのかどうか、慎重にならざるをえないと考える。





3. ステロイドパルス

HBV とは異なり HCV には glucocorticoid response element が証明されていないことより、実験系ではこのステロイドは HCV の増殖系を明確に促進するという証明はないが、臨床的には多くの報告から、ステロイドは HCV RNA を増加させるとされている²³⁾。そして、肝移植医療で、拒絶時に用いられるステロイドパルス療法が HCV 再感染にもっとも関与し、これがリスクファクターであるとしている報告がある²⁴⁾。

さらに、ステロイドの総投与量と HCV の再発との関連性も示唆され、再発群が非再発群に比して有意にステロイドの総投与量が多いとされている²⁵⁾。

このステロイドの投与期間との関連性についてはまだ一定の見解は得られていないが、ステロイドは少なければ少ないほど HCV の再燃を抑制するが、逆に拒絶反応を誘発し、生存率を低下させては元も子もなくなるので、最低限度のステロイドパルスは必要である。基本的には維持投与ではなくす方向が最適な環境の一つになるように思えるが、これもまだまだエビデンスを得る努力が必要となる因子である。

HCV 再感染に対する治療



2000 年以前は、インターフェロンの単独投与が行われたが、期待された効果は得られず、むしろ拒絶反応を誘発するとして多くの施設では施行されなかつた。しかし、その後、HCV レシピエントの急速な病

状悪化から、盛んに抗ウイルス療法の臨床試験が試みられてきた。そこでは、インターフェロン単独療法よりインターフェロンとリバビリン併用療法のほうがウイルス排除やトランスアミナーゼ値の正常化率は高率であるが、半数以上のレシピエントで併用療法の中止か薬剤投与量の減量などを来たし、当初の目的を達せられずに治療を断念する症例が圧倒的に多いということである。

欧米のインターフェロンとリバビリン併用療法の成績を単純にまとめる。年齢、人種その他の条件を無視して報告例を総数として計算すると、307 例にインターフェロンとリバビリン併用療法が使用され、その治療効果として SVR 率は 208 例中 55 例 (26%) であった。最も問題となる中止率や脱落率、減量率を大まかに計算すると 233 例中 109 例 (47%) に認められている²⁶⁾。

これらは移植後、肝炎の再燃を観察した後、post transplant treatment として治療が開始されているが、肝炎の発症のいかんにかかわらず、移植後早期にインターフェロン治療を行う preemptive treatment も数施設で行われ、わが国の Sugawara は移植後早期にインターフェロン治療を行い、39% の SVR を得られたと報告している。これらの大半は Genotype I の高ウイルス量であることから、この治療効果は注目に値する²⁷⁾。

2003 年の Samuel²⁸⁾から始まったペゲインターフェロンとリバビリン併用療法は、集計するとおおよそ 179 例に投与されている²⁸⁻³⁵⁾。それぞれの条件や人種が異なるが、これらをまとめてみると、HCV 陽性レ