#### 3-1-5 TNBS 誘発回腸炎における CPI-17 発現と運動機能障害

実際の in vivo の腸炎で CPI-17 発現量の低下と運動機能障害が観察されるかを 検討するため、TNBS を回腸管腔内に投与し回腸炎を引き起こした。TNBS 処置 後7日目までのCPI-17発現量の変化を経時的に測定したところ、3日目および5 日目において発現量の低下が認められた(図23)。その後炎症の回復にともなっ て、7日目には元の発現レベルに復帰し、その差は有意なものではなくなった。 そこで次に CPI-17 発現量の低下が認められた 3 日目における回腸縦走筋の収縮 力を検討したところ、TNBS 誘発回腸炎により carbachol 刺激に対する収縮力が 抑制された (図 24A, B)。また高濃度 K<sup>+</sup>刺激による収縮力を 100%として算出 した carbachol 収縮の相対張力が TNBS によって抑制されたことから、carbachol 収縮に対してより強い抑制作用があることが確認された(図 24C)。また3日目 の輪層筋方向の carbachol 収縮についても TNBS で抑制された (図 24D)。 さらに CPI-17 発現の回復期である 7 日目の収縮力(縦走筋方向)を検討したところ、 収縮力の回復が観察された(図 25)。組織培養系で確認された Rho/ROCKs 系の 不全が in vivo の腸炎でも観察されるか検討するため、α-toxin 脱膜化標本を作製 した。 $GTP-\gamma S$  による  $Ca^{2+}$ 感受性増加に対する TNBS 誘発腸炎の影響を検討した ところ TNBS 処置 3 日目の標本で  $Ca^{2+}$ 感受性の増加が抑制されたことから、invivo の腸炎でも Rho/ROCKs 系の不全が収縮力の低下に関与していることが示唆 された (図 26)。

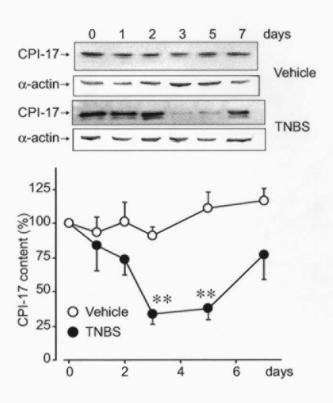


図23 TNBS誘発回腸炎においてもCPI-17発現量の低下が観察される。 ラット回腸にTNBSを処置することで回腸炎を引き起こし、CPI-17タンパク質発現量 をwestern blotting法で経時的に測定した。定量図は新鮮標本のバンド濃度を100%と して、その相対値で表した。n=4-6。\*\*: p<0.01 (対照との比較)。

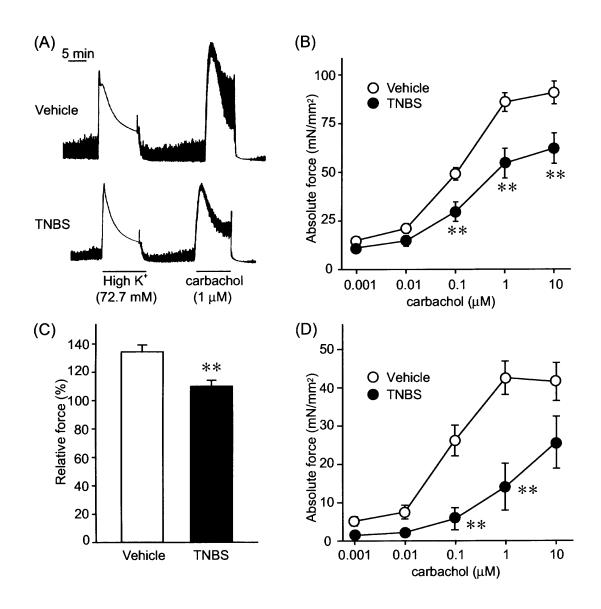


図24 TNBS誘発回腸炎3日目では縦走筋および輪走筋の収縮力が減弱する。 ラット回腸にTNBSを処置することで回腸炎を引き起こし、3日目の縦走筋方向および輪走筋方向の収縮力を測定した。(A) High K $^+$  (72.7 mM) による脱分極収縮および carbachol (1  $\mu$ M) による縦走筋方向のアゴニスト収縮の典型例。(B) Carbacholを累積投与し、縦走筋方向の絶対張力をmN/mm $^2$  (cross section area) で表した。(C) 脱分極刺激による収縮力を100%とし、carbachol (1  $\mu$ M) 刺激による収縮力をその相対張力で表した。(D) TNBS処置後3日目の輪走筋方向の収縮力をcarbacholを累積投与することで測定し、絶対張力をmN/mm $^2$  (cross section area) で表した。n=6。\*\*: p<0.01 (対照との比較)。

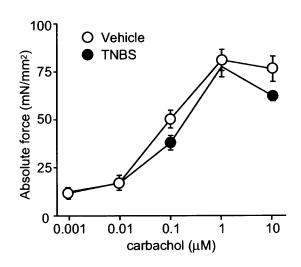
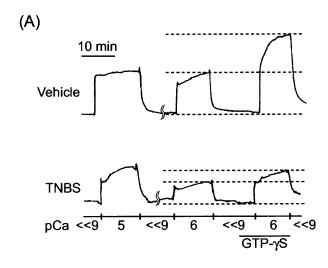


図25 TNBS誘発回腸炎7日目では縦走筋の収縮力が回復している。 ラット回腸にTNBSを処置することで回腸炎を引き起こし、7日目の縦層筋方向の収縮 力を測定した。Carbacholを累積投与し、絶対張力をmN/mm² (cross section area)で表 した。n=4。



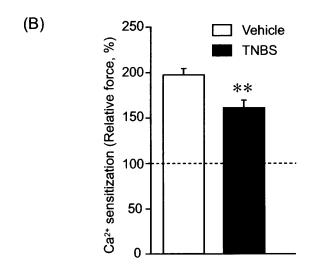


図26 TNBS誘発回腸炎ではRhoA活性化による $Ca^{2+}$ 感受性の増加が抑制される。 ラット回腸にTNBSを処置することで回腸炎を引き起こし、3日目に回腸平滑筋を摘出して $\alpha$ -toxin脱膜化標本を作製した。(A)  $Ca^{2+}$ 濃度固定下 (pCa 6) の GTP- $\gamma$ S (100  $\mu$ M) による $Ca^{2+}$ 感受性増加を測定した際の典型例。(B)  $Ca^{2+}$ 刺激 (pCa 6) による収縮を 100%とし、GTP- $\gamma$ Sによる $Ca^{2+}$ 感受性増加をその相対張力で表した。n=7。\*\*: p<0.01 (対照との比較)。

# 3-1-6 IL-1βは TNF-αを介して CPI-17 発現量を抑制する

図 12 に示したように実際の腸炎では IL-1 $\beta$ のほかに様々なサイトカインが産生される。そこで CPI-17 発現量の抑制に不可欠なサイトカインを明らかとするため、各種サイトカインの CPI-17 発現量および収縮力に対する平滑筋組織直接的な作用を検討した。ラット回腸平滑筋組織培養を IL-1 $\beta$ 、TNF- $\alpha$ 、IL- $\delta$ 、IL-10で5日間処置したところ、IL-1 $\beta$ または TNF- $\alpha$ を処置した標本で CPI-17 発現量の低下が認められた (図 27A)。一方で IL- $\delta$  または IL-10を処置した標本では、CPI-17 発現量は変化しなかった。また carbachol(1  $\mu$ M)刺激による収縮力も IL-1 $\beta$ または TNF- $\alpha$ を処置した標本では低下したが、IL- $\delta$  または IL-10を処置した標本では変化しなかった(図 27B)。 さらに IL-1 $\beta$ が IL- $\delta$  を介して収縮力を抑制している可能性を除外するため IL-1 $\beta$ と抗 IL- $\delta$  中和抗体を同時処置して carbachol(1  $\mu$ M)刺激による収縮力を検討したところ、IL-1 $\delta$ の収縮作用は抗 IL- $\delta$  中和抗体で抑制されなかったことから、IL-1 $\delta$ の収縮抑制作用は IL- $\delta$  を介したものではないことが確認された(図 28)。

次に IL-1βと TNF- $\alpha$ のどちらがより CPI-17 発現量の抑制に重要であるか明らかにするため IL-1 $\alpha$ / $\beta$  KO マウスおよび TNF- $\alpha$  KO マウスを用いて検討を行った。野生型の C57BL/6J マウス、IL-1 $\alpha$ / $\beta$  KO マウスおよび TNF- $\alpha$  KO マウスの回腸を摘出し平滑筋組織を 3 日間培養した。C57BL/6J マウスから摘出した組織では IL-1 $\beta$ 処置、TNF- $\alpha$ 処置ともに CPI-17 発現量を低下させた(図 29A)。同様に IL-1 $\alpha$ / $\beta$  KO マウスから摘出した組織でも IL-1 $\beta$ 処置、TNF- $\alpha$ 処置ともに CPI-17 発現量を低下させた。これに対して TNF- $\alpha$  KO マウスから摘出した組織では TNF- $\alpha$ 処置は CPI-17 発現量を低下させたが、IL-1 $\beta$ 処置はこれを変化させなかった。CPI-17 発現量の変化と良く相関して C57BL/6J マウスおよび IL-1 $\alpha$ / $\beta$  KO マウスの組織では IL-1 $\beta$ 処置、TNF- $\alpha$ 処置ともに carbachol(1  $\alpha$ ) 刺激による収縮力を低下させた。これに対して、TNF- $\alpha$  KO マウスから摘出した組織では、TNF- $\alpha$  処置は収縮を低下させたが IL-1 $\alpha$ 0 でウスから摘出した組織では、TNF- $\alpha$ 0 処置は収縮を低下させたが IL-1 $\alpha$ 0 で全とを確認することを確認するため、に回腸平滑筋組織において IL-1 $\alpha$ 0 での産生を誘導することを確認するため、

IL-1 $\beta$ を回腸平滑筋組織に処置して培養液中のTNF- $\alpha$ 量をELISAで測定したところ、培養 1 日目および 3 日目において有意な TNF- $\alpha$ 産生量の増加が確認された(図 30)。以上のことから CPI-17 発現抑制において主要な働きをするサイトカインは TNF- $\alpha$ であり、IL-1 $\beta$ は TNF- $\alpha$ を介して CPI-17 発現量を低下させていたことが明らかとなった。

次に IL- $1\alpha/\beta$  KO マウスおよび TNF- $\alpha$  KO マウスに腸炎を引き起こすことで、 in vivo の炎症における CPI-17 発現量低下に対する両サイトカインの重要性を検 討した。 まず C57BL/6J マウス、IL-1α/β KO マウスおよび TNF-α KO マウスの回 腸に TNBS を処置することで回腸炎を起こし、3 日目の回腸平滑筋組織における IL-1α、IL-1β、TNF-αの mRNA 発現量の変化を検討した (図 31)。炎症時には IL-1α/β KO マウスで TNF-α mRNA 発現が、TNF-α KO マウスで IL-1αおよび IL-1β mRNA 発現が上昇することが確認された。次に CPI-17 発現量を検討した ところ、C57BL/6J マウスおよび IL-1α/β KO マウスにおいて TNBS 誘発回腸炎に よる CPI-17 発現量の低下が観察されたのに対して、TNF-α KO マウスでは発現 量は変化しなかった (図 32)。この時 CPI-17 発現量の低下は C57BL/6J マウスよ りも IL-1α/β KO マウスにおいて強く現れた。さらに IL-1α/β KO マウスおよび TNF-α KO マウスの回腸収縮力に対する TNBS 誘発腸炎の影響を検討したとこ ろ、IL-1α/β KO マウスでは carbachol 収縮の顕著な低下が観察されたのに対して、 TNF-α KO マウスでは腸炎を引き起こしても carbachol 収縮は変化しなかった(図 33)。以上のことから *in vivo* の腸炎においても TNF-αは炎症時の CPI-17 発現抑 制に必須の因子であることが明らかとなった。また DSS 誘発結腸炎モデルを用 いた検討から  $IL-1\alpha/\beta$  KO マウスでは野生型の C57BL/6J よりも腸炎による生存 率が低く、より炎症の度合いが強いことが示唆された(図34)。

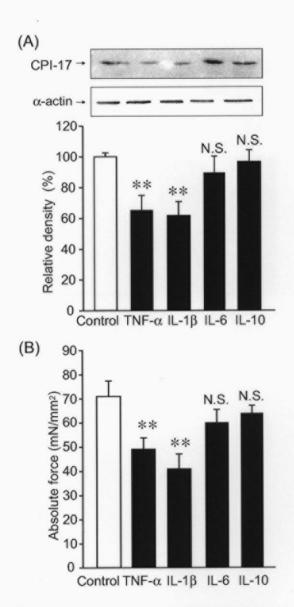


図27 TNF- $\alpha$ , IL-1 $\beta$ は回腸平滑筋のCPI-17タンパク質発現および収縮力を抑制する。 ラット回腸平滑筋組織を非処置またはTNF- $\alpha$  (20 ng/ml)、IL-1 $\beta$  (10 ng/ml)、IL-6 (10 ng/ml)、IL-10 (10 ng/ml) 処置で5日間培養したのち、(A) CPI-17発現量および (B) carbachol (1  $\mu$ M) 刺激による収縮力を測定した。n=5。\*\*: p<0.01、N.S.: 有意差なし (対照との比較)。

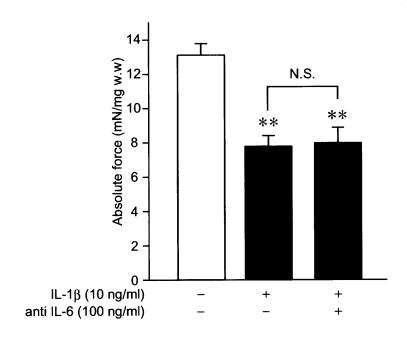


図28 IL-6の中和抗体はIL-1 $\beta$ による回腸平滑筋の収縮力抑制に影響しない。 ラット回腸平滑筋組織を非処置またはIL-1 $\beta$  (10 ng/ml)、IL-1 $\beta$ と抗IL-6抗体 (100 ng/ml) の同時処置で5日間培養したのち、 carbachol (1  $\mu$ M) 刺激による収縮力を測定した。 n=7-24。\*\*: p<0.01 (対照との比較)、N.S.: 有意差なし。

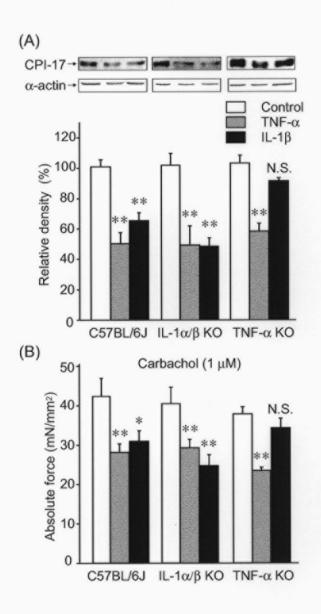


図29 IL-1 $\beta$ はTNF- $\alpha$ を介してCPI-17発現および収縮力を抑制する。 野生型のC57BL/6J、IL-1 $\alpha$ / $\beta$  KO、TNF- $\alpha$  KOマウスの回腸平滑筋組織をTNF- $\alpha$  (20 ng /ml) またはIL-1 $\beta$  (10 ng/ml) 処置・非処置で3日間培養し、(A) CPI-17タンパク質発現量および (B) carbachol (1  $\mu$ M) 刺激による収縮力を測定した。 n=4-10。\*: p<0.05、\*\*: p<0.01、N.S.: 有意差なし (対照との比較)。

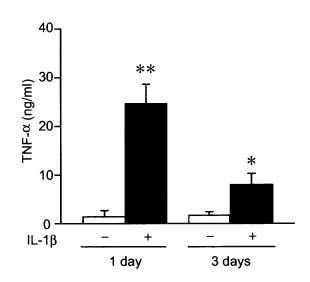


図30 回腸平滑筋組織にIL-1 $\beta$ を処置するとTNF- $\alpha$ の産生が誘導される。 マウス回腸平滑筋組織をIL-1 $\beta$  (10 ng/ml) 処置・非処置で1日または3日間培養し、培養上清中のTNF- $\alpha$ 量をELISA法で測定した。n=4。\*: p<0.05、\*\*: p<0.01 (対照との比較)。

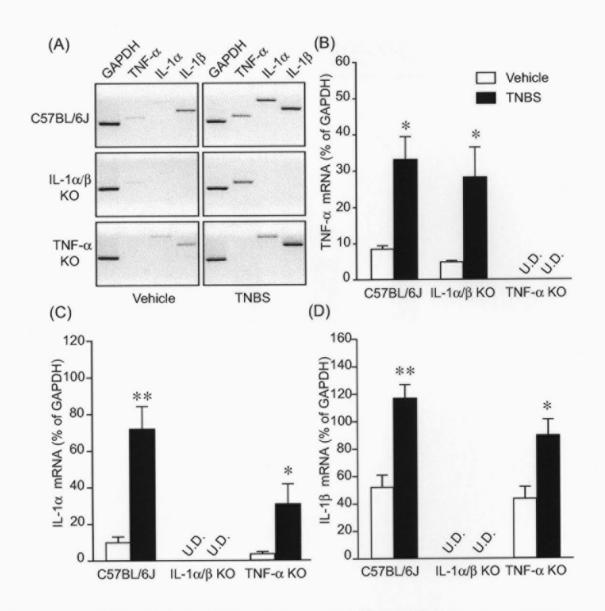


図31 IL-1α/β KOマウスではTNBS誘発回腸炎の回腸平滑筋組織においてTNF-α mRNA発現量が上昇する。

野生型のC57BL/6J、IL-1 $\alpha$ / $\beta$  KO、TNF- $\alpha$  KOマウスの回腸にTNBSを処置し回腸炎を引き起こした。2日目に回腸平滑筋組織を摘出し、RT-PCR法でmRNA発現量を測定した。(A) 各種サイトカインmRNAバンドの典型例。GAPDHのバンド濃度を100%として (B) TNF- $\alpha$ 、(C) IL-1 $\alpha$ 、(D) IL-1 $\beta$ のバンド濃度をその相対値で表した。n=10。 $\ast$ : p<0.05、 $\ast$ : p<0.01 (対照との比較)、U.D.: 検出不能。

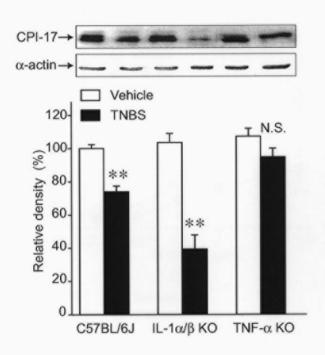


図32 TNF- $\alpha$  KOマウスではTNBS誘発回腸炎によるCPI-17発現量低下が生じない。 野生型のC57BL/6J、IL-1 $\alpha$ / $\beta$  KO、TNF- $\alpha$  KOマウスの回腸にTNBSを処置し回腸炎を引き起こした。3日目に回腸平滑筋組織を摘出し、CPI-17タンパク質発現量をwestern blotting法で測定した。n=4-8。\*\*: p<0.01、N.S.: 有意差なし (対照との比較)。

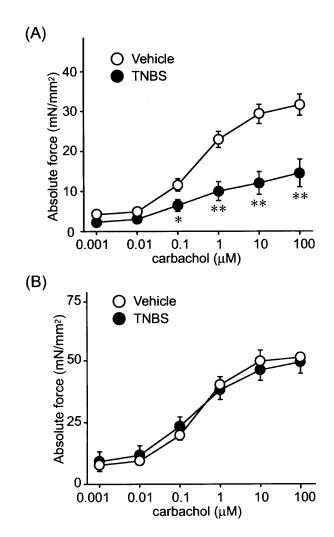


図33 TNF- $\alpha$  KOマウスではTNBS誘発回腸炎による収縮力低下が生じない。 (A) IL- $1\alpha$ / $\beta$  KOおよび (B) TNF- $\alpha$  KOマウスの回腸にTNBSを処置し、回腸炎を引き起こした。3日目に回腸平滑筋組織を摘出し、carbachol累積投与による縦走筋方向の収縮力を測定した。n=4。\*: p<0.05、\*\*: p<0.01 (対照との比較)。

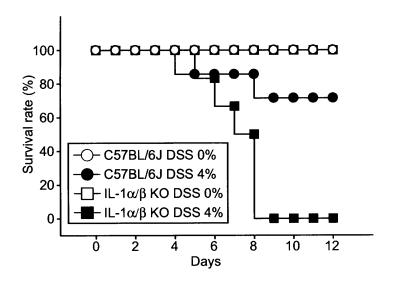


図34 IL- $1\alpha/\beta$  KOマウスではDSS誘発結腸炎による生存率が低下する。 野生型のC57BL/6JとIL- $1\alpha/\beta$  KOマウスにDWもしくは4% DSSを混合したDWを5日間 自由飲水で与えた後、7日間DWを飲水させることで結腸炎を引き起こし、その間の 生存率を測定した。n=4-10。

#### 3-1-7 慢性腸炎モデルにおける CPI-17 発現抑制と運動機能障害

慢性腸炎時に CPI-17 発現量および収縮力の低下が観察されるか検討するため、自然発症結腸炎モデル動物である IL-10 KO マウスを使用した。IL-10 KO マウスでは 12 週齢前後から徐々に結腸炎を発症し、図 35 に示すように粘膜層および平滑筋層の肥厚、炎症性細胞の浸潤などが観察される。 20 週齢前後で結腸を摘出し、単位長さあたりの重量を検討したところ、図 35 のように IL-10 KO マウスで重量の増加が観察された。次に結腸平滑筋組織における CPI-17 発現量を検討したところ、IL-10 KO マウスで重量の増加が観察された。次に結腸平滑筋組織における CPI-17 発現量を検討したところ、IL-10 KO マウスの炎症部で顕著な発現低下が観察された(図 36)。さらに carbachol 刺激に対する収縮力の低下と、高濃度 K<sup>+</sup>収縮にくらべて carbachol 収縮が強く抑制されることが確認された(図 36B, C)。最後に carbachol (1 μM)を 30 秒間刺激することによる MLC リン酸化量を検討したところ、IL-10 KO マウスでは対照の Balb/c マウスに比べて MLC リン酸化量の増加が抑制されていた(図 37)。以上の成績から慢性腸炎においても CPI-17 発現量の低下が引き起こされ、これが運動機能障害に寄与している可能性が示唆された。

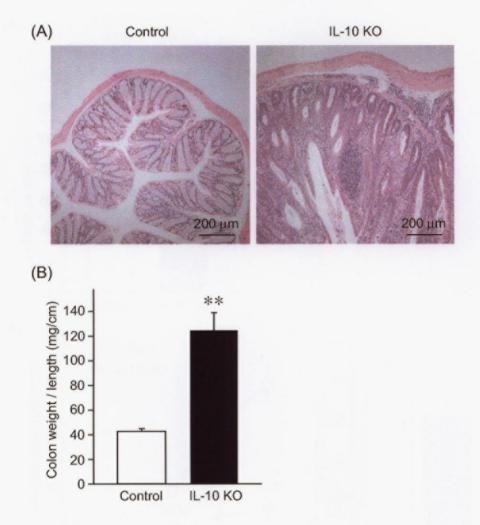
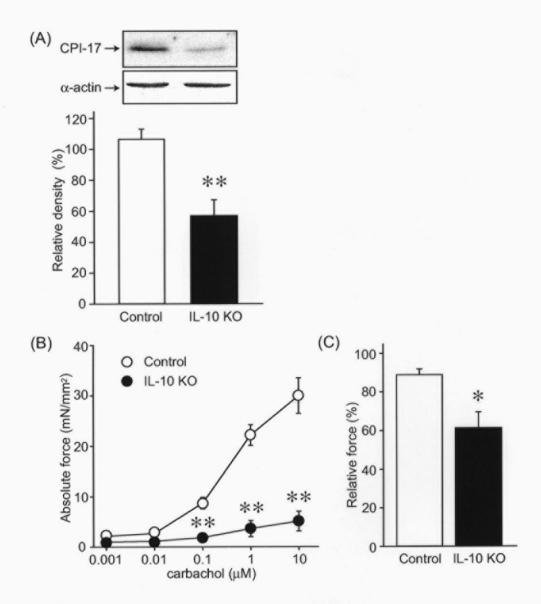


図35 自然発症慢性結腸炎モデルIL-10 KOマウスの結腸炎症部では顕著な炎症像が 認められる。

(A) 自然発症慢性結腸炎モデルIL-10 KOマウスおよび対照としてのBalb/cマウスの組織像。(B) 単位長さあたりの結腸重量。n=4-7。\*\*: p<0.01(対照との比較)。



慢性結腸炎モデルIL-10 KOマウスの結腸炎症部ではCPI-17発現量および収縮力 図36 の低下が生じる。

慢性結腸炎自然発症モデルのIL-10 KOマウスおよび対照としてのBalb/cマウスの結腸 平滑筋組織を摘出した。(A) CPI-17タンパク質発現量および (B) carbachol累積投与に よる収縮力を測定した。(C) High K+ (72.7 mM) 刺激による収縮力を100%とし、 carbachol (1 μM) 刺激による収縮量をその相対値で表した。 n=6。\*: p<0.05、\*\*: p<0.01 (対照との比較)。

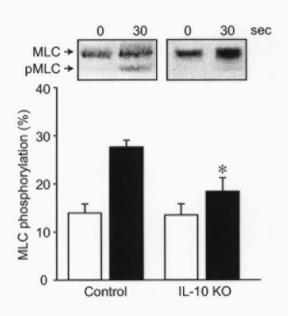


図37 自然発症慢性結腸炎モデルIL-10 KOマウスの結腸炎症部ではcarbachol刺激によるMLCのリン酸化レベルが低下している。

自然発症慢性結腸炎モデルのIL-10 KOマウスおよび対照としてのBalb/cマウスの結腸 平滑筋組織を摘出し、carbachol (1  $\mu$ M) で30秒間刺激した際のMLCリン酸化レベルを 測定した。MLCリン酸化量は全体のMLCのバンド濃度を100%として、リン酸化バンド 濃度をその相対値で表した。n=6-7。\*: p<0.05 (対照のcarbachol 30秒間刺激との比較)。

## 3-2 IL-1βの平滑筋増殖に対する作用

#### 3-2-1 in vivo の 腸炎モデルにおける 平滑筋細胞の 増殖

腸炎時にはしばしば平滑筋層の肥厚が観察され、運動機能障害の一因となっている。そこでまず腸炎時に平滑筋細胞が増殖することを確認するため、TNBS 誘発回腸炎において PCNA 免疫染色を行った。図 38 に示したとおり Vehicle 処置の対照標本では平滑筋層の PCNA 陽性細胞はほとんど観察されなかったのに対して、TNBS 処置 2 日目の標本では多くの細胞が PCNA 陽性であったことから、腸炎によって平滑筋細胞の増殖が引き起こされることが確認された。

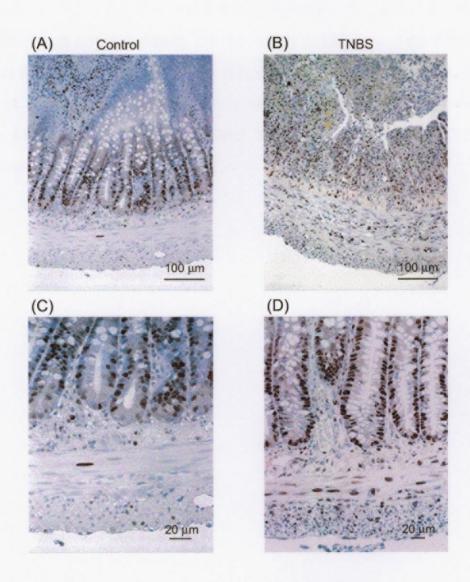
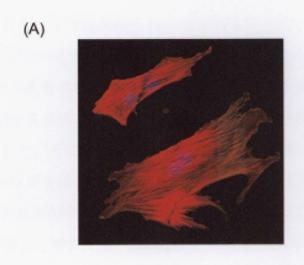


図38 TNBS誘発回腸炎の平滑筋層では平滑筋細胞の増殖が認められる。 ラット回腸にTNBSを処置することで回腸炎を引き起こし、PCNA免疫染色法により 平滑筋細胞の増殖を検討した。茶色の核がPCNA陽性を示す。(A, C) Vehicleおよび (B, D) TNBS処置標本。n=3。

## 3-2-2 回腸平滑筋細胞に対する IL-1βの増殖促進作用

緒言で記したとおり IL-1 $\beta$ は平滑筋細胞を含む様々な細胞に対して増殖活性作用を示す。そこでまずラット回腸平滑筋細胞単離培養系を用いて、IL-1 $\beta$ の消化管平滑筋細胞に対する直接的な作用を検討した(図 39)。回腸平滑筋細胞を1% FBS 含有 DMEM で培養すると 5 日目までに約 50%の増殖率を示した。一方 IL-1 $\beta$  (1 ng/ml) を加えて培養すると約 300%の増殖率を示したことから、IL-1 $\beta$  はラット回腸平滑筋細胞に対して直接作用し、その細胞増殖を促すことが明らかとなった。



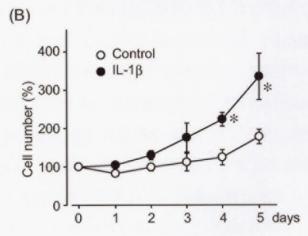


図39 IL-1 $\beta$ はラット回腸平滑筋単離培養細胞の増殖を誘導する。 ラット回腸平滑筋単離培養細胞を作製し、1% FBS存在下でIL-1 $\beta$  (1 ng/ml) 処置 および非処置で培養を行った。(A)  $\alpha$ -actin免疫染色法によって平滑筋細胞の単離 を確認した。(B) 継代を行った時点 (0日目) の細胞数を100%として、培養5日目 までの細胞数をその相対値で表した。n=3。 $\ast$ : p<0.05 (対照との比較)。

## 3-2-3 回腸平滑筋組織に対する IL-1βの増殖抑制作用

次に、より生体に近い環境下での IL-1βの回腸平滑筋細胞に対する作用を明らかとするため、ラット回腸平滑筋組織培養系を用いた検討を行った。炎症時の細胞増殖を再現するため平滑筋組織を10% FBS 処置下で3日間培養したところ、FBS 非処置の組織に比べて単位面積あたりの平滑筋細胞数の増加が観察された(図 40)。一方で平滑筋層の厚さには FBS 処置・非処置で差が見られなかった。予想に反して IL-1βを3日間 FBS と同時に処置すると、単位面積辺りの平滑筋細胞数の増加を抑制した。そこで次に PCNA 免疫染色法を用いて、平滑筋細胞増殖に対する IL-1βの作用を検討した(図 41)。10% FBS 処置下で3日間培養した標本では多くの平滑筋細胞が PCNA 陽性となったのに対して、IL-1βと FBS を同時処置し3日間培養した標本では、PCNA 陽性細胞数が顕著に抑制されていた。

Prostaglandin E<sub>2</sub> (PGE<sub>2</sub>) および NO は平滑筋細胞を含めた多くの細胞で増殖抑 制作用を示す(143, 170, 262) ことから、IL-1βが回腸平滑筋組織において PGE<sub>2</sub> および NO の産生を誘導する可能性について検討した。まず PGs 産生酵素であ る cyclooxygenase-2 (COX-2) と NO 産生酵素である NO synthase (NOS) の mRNA 発現量に対する IL-1β (10 ng/ml) の作用を検討したところ、COX-2 mRNA の発 現は IL-1β処置1日目で、iNOS mRNA の発現は1日目と3日目において増加し た (図 42A, B)。そこで次に各々のタンパク質発現量に対する IL-1βの作用を検 討したところ、培養3日目において COX-2 および iNOS タンパク質発現量の上 昇が確認された(図 42C, D)。さらにラット回腸平滑筋組織を IL-1βで 3 日間処 置した際の培養液中の PGE2 および NO 量を測定したところ、PGE2 および NO 産 生量の顕著な増加が確認された(図 43)。そこで IL-1β、PGE2、NO が回腸平滑 筋組織において平滑筋細胞の増殖を抑制することを確認するため、BrdU 免疫染 色を行った(図44)。10% FBS 処置下で回腸平滑筋組織を3日間培養したところ、 無血清培地で培養した標本に比べて顕著に BrdU 陽性細胞数が増加した。IL-1β、 PGE<sub>2</sub>および NO ドナーはこの FBS による平滑筋細胞増殖作用を抑制した。また 無血清培地で培養した標本よりも IL-1β単独処置で培養した標本で BrdU 陽性細 胞数が少なかった。LPS を消化管平滑筋層に処置すると常在型マクロファージにおいて COX-2 および iNOS の発現を誘導する(87)ことから、最後に PGE2 および NO の産生部位を検討するため常在型マクロファージのマーカーである ED2 と COX-2 および iNOS の二重免疫染色を行った(図 45)。10% FBS で 1 日間培養した標本では、COX-2 および iNOS の発現はほとんど認められなかったが、10% FBS に IL-1β(10 ng/ml)を加えた標本では主に ED2 陽性の常在型マクロファージにおいて COX-2 および iNOS の発現が確認された。以上のことから IL-1βは消化管平滑筋細胞に直接作用して増殖を促進するが、組織レベルでは常在型マクロファージの COX-2 および iNOS 発現誘導を介して PGE2 および NO の産生を誘導し、これによって平滑筋細胞の増殖が抑制されることが示された。

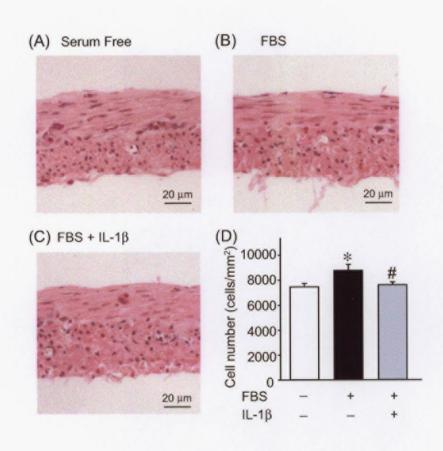


図40 組織培養においてIL-1βはFBSによる平滑筋細胞数増加を抑制する。 ラット回腸平滑筋組織培養において (A) 無血清、(B) 10% FBS、(C) 10% FBSとIL-1β (10 ng/ml) の同時処置で3日間培養したのち、HE染色を行った。(D) 単位面積あたりの 平滑筋細胞数を表した。n=6-8。\*: p<0.05 (無血清との比較)、#: p<0.05 (10% FBSとの 比較)。

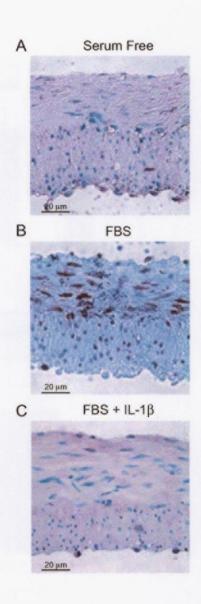


図41 FBS処置によるPCNA陽性細胞の増加はIL-1βによって抑制される。 ラット回腸平滑筋組織培養において (A) 無血清、(B) 10% FBS、(C) 10% FBSとIL-1β (10 ng/ml) の同時処置で3日間培養後、PCNA免疫染色を行った。茶色の核がPCNA 陽性を示す。n=4-6。

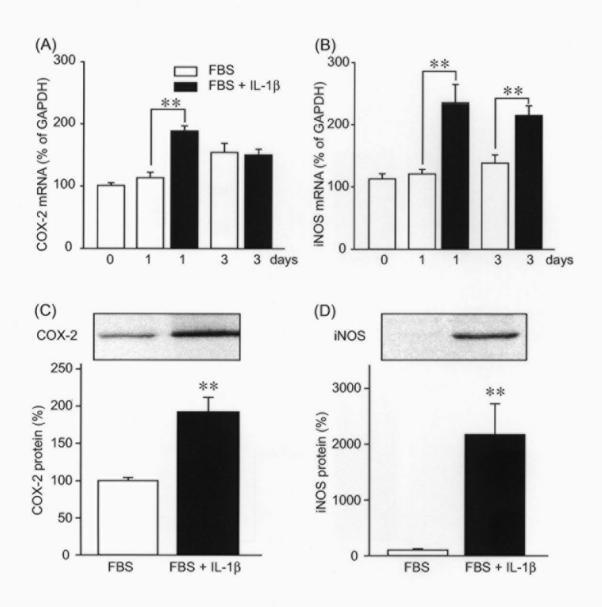
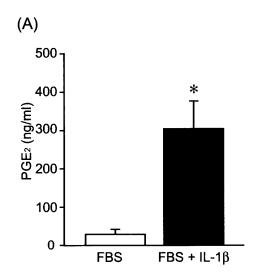


図42 IL-1 $\beta$ はCOX-2およびiNOSの発現を誘導する。 ラット回腸平滑筋組織培養において10% FBS存在下でIL-1 $\beta$  (10 ng/ml) 処置・非処置で培養を行った。培養0、1、3日目の (A) COX-2および(B) iNOSのmRNA発現量をRT-PCR法で測定した。定量図はGAPDHのバンド濃度を100%として、その相対値で表した。培養3日目の (C) COX-2、(D) iNOSのタンパク質発現量をwestern blotting法で測定した。定量図は10% FBS処置標本のバンド濃度を100%として、その相対値で表した。n=4-5。\*\*: p<0.01 (対照との比較)。



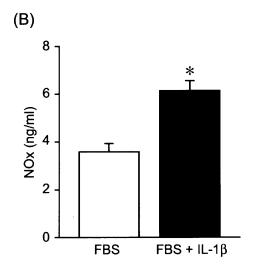


図43 IL-1βはPGE2、NOの産生を誘導する。 ラット回腸平滑筋組織培養において10% FBS存在下でIL-1β (10 ng/ml) 処置・非処置 で3日間培養を行った。上清中の (A) PGE2をELISA法で、(B) NOx量をGriess法で測定 した。n=4。\*: p<0.05 (対照との比較)。

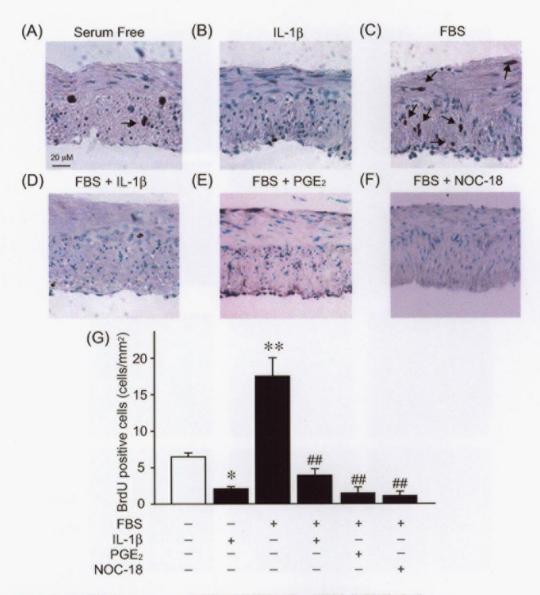


図44 PGE2およびNOはラット回腸平滑筋細胞の増殖を誘導する。 ラット回腸平滑筋組織を10% FBS処置・非処置下でIL-1β (10 ng/ml)、PGE2 (1 μM) およびNOC-18 (1 mM) を処置して培養を行った。(A-F) BrdU免疫染色の典型例。茶色 の核がPCNA陽性を示す。(G) 単位面積辺りのBrdU陽性細胞数。n=4-6。\*: p<0.05、 \*\*: p<0.01 (対照との比較)、##: p<0.01 (10% FBS処置との比較)。

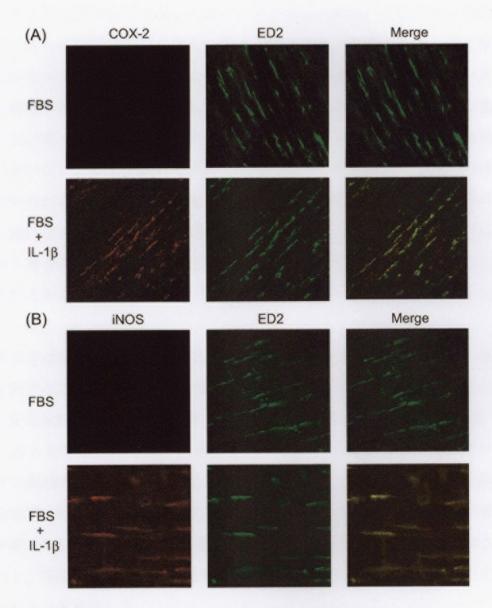


図45 IL-1βは常在型マクロファージのCOX-2、iNOS発現を誘導する。 ラット回腸平滑筋組織培養において10% FBS存在下でIL-1β (10 ng/ml) 処置・非処置 で24時間培養を行った。ホールマウント標本を作製し、ED2 (常在型マクロファージ) と (A) COX-2、(B) iNOSの二重免疫染色を行った。n=4。