

延髄孤束核における循環調節に及ぼす Rho/Rho-kinase 系の役割

伊藤浩司*,廣岡良隆* 下川宏明*,竹下 彰*

はじめに

低分子量 GTPase RhoA は,細胞内で GDP 結合型の不活性型と GTP 結合型の活性型の間を行き来し,様々な細胞反応のスイッチとして働いている^{1,2)}. RhoA とその標的蛋白の Rho-kinase は,アクチン細胞骨格の構成や血管平滑筋収縮などの様々な細胞機能に重要な役割をはたしていることが示されている^{3,4)}.

最近, Rho-kinase の選択的阻害剤である Y-27632 が様々な高血圧モデルラットの血圧を著明に低下 させることが報告され⁵⁾, その後,高血圧モデルの 血管において Rho-kinase 活性が亢進していること や⁶⁾,ヒト前腕血流測定研究においても Rho-kinase が末梢性高血圧機序に関与している可能性が報告 された⁷⁾.高血圧においては,血管抵抗の増加,そ れを引き起こす過剰な血管収縮反応が重要な現象 の一つである.血管平滑筋収縮は細胞内カルシウ ム濃度および平滑筋細胞のカルシウム感受性によ って制御されているが, Rho-kinase はカルシウム 感受性を増強することによって血管収縮反応を生 じ,高血圧の病態に関与していると考えられてい る.

一方、この Rho/Rho-kinase 系は中枢神経系にも 存在していることが知られている^{8,9)}. In vitro の研 究成績から中枢神経細胞における Rho/Rho-kinase 系は樹状突起スパインの形態変化^{10,11)},神経リモ デリング¹²⁾,軸索の成長¹³⁾に関与することが示さ れている.これらの形態変化はアクチン構造の変化

を伴い, Rho/Rho-kinase 活性によって制御されて いる14). 中枢神経系において樹状突起スパインは 興奮性シナプスの後面を構成し、最近、このスパ インという構造が非常にダイナミックに変化し¹⁵⁾, シナプス伝達にも影響すること16)が示されている. また、中枢神経細胞における Rho/Rho-kinase 系が 神経伝達物質の放出にも関与することが報告され ている¹⁷⁾. しかし、中枢神経細胞における Rho/ Rho-kinase 系と in vivo での生理機能との関係は不 明である.我々は、先に述べた知見より Rho/Rhokinase系がシナプス伝達の形成,維持に重要な役 割を有する可能性を考え,延髄心血管中枢のなか で、興奮性アミノ酸であるグルタミン酸が主要な 神経伝達物質である延髄孤束核(NTS)での神経性 血圧調節における Rho/Rho-kinase 系の役割を正常 血圧および高血圧モデルラットを用いて検討した.

本稿では、神経性血圧調節機序および中枢神経 細胞における Rho/Rho-kinase 系の役割を概説し、 神経性血圧調節における Rho/Rho-kinase 系の役割 を我々の研究より得られた成績を中心に述べる.

神経性血圧調節機序

急性の血圧調節機序として、動脈圧受容器反射 を中心とする神経性調節機序が重要であることは 明らかである.高血圧において、動脈圧受容器反 射はより高い血圧域ヘリセットされており、その 感受性も低下しているとされている¹⁸⁾.しかし、 その機序は明らかではない.近年、交感神経系に よる血圧調節の脳内経路の解明が進み、動脈圧受 容器から最初に入力を受ける延髄孤束核(NTS), 尾側延髄腹外側野(CVLM)、心血管中枢である頭側

^{*}九州大学大学院医学系学部循環器内科



図1 動脈圧受容器反射を示す経路と主要神経伝達物質

area postrema: 最後野, NTS: 延髄孤束核, dorsal vagal nucleus: 迷走神経背側核, RVLM: 頭側延髄腹外側野, CVLM: 尾側延髄腹外側野, IML: 脊髄中間層細胞群, *Glu*:L-グルタミン酸, GABA: yアミノ酪酸, Ach: アセ チルコリン, NA: ノルアドレナリン

延髄腹外側野(RVLM)を通じて、さらに脊髄にあ る交感神経節前神経細胞群(IML)に投射し、末梢 交感神経活動を規定していることが明らかとなっ た. また、NTS、CVLM における主要な神経伝達 物質は興奮性アミノ酸であるグルタミン酸であり, RVLM においては抑制性アミノ酸であるγaminobutyric acid(GABA)である^{19,20)}(図1). 高血圧 において, 交感神経活動の上昇は単に血圧の基礎 値の上昇のみならず, 食塩感受性の増加, ストレ スに対する反応の増強など様々な影響を与える. 近年の研究成績より,神経性調節機序の異常によ る高血圧の発症、進展に脳内レニンーアンジオテ ンシン系^{21,22)},一酸化窒素^{23,24,25)}、ウアバイン様物 質²⁶⁾等の脳内物質の異常、あるいはそれらのレセ プターの異常や神経細胞間のシナプス伝達の異常 などが関与していると推測されている.

中枢神経細胞における Rho/Rho-kinase 系の役割

神経細胞に, RhoA あるいは Rho-kinase 蛋白が 存在することは数多く報告されている^{8,9)}. その役 割については, 主に in vitro の研究成績から明らか となってきている. 神経細胞における Rho/Rhokinase 系はアクチン構造の変化を介して神経細胞 の形態維持、変化に関与していることが示されて いる^{10~14)}. ラットの海馬錐体細胞に活性型 RhoA (dominant active RhoA)を導入すると著明に樹状突 起の分節が減少し、樹状突起の簡素化が生じ, Rho-kinase の特異的阻害剤である Y-27632 を添加 すると、その活性型 RhoA による樹状突起の簡素 化が抑制されることが示されている¹⁰⁾.また,最 近 Rho family の活性を制御する GAP(GTPaseactivating protein)のなかで、特に脳に豊富に存在 する p250GAP の存在が報告された¹¹⁾. このp250 GTPase は、神経細胞の中で特に NMDA レセプタ ーの NR2B subunit および PSD-95 といわれる蛋白 とともに、興奮性シナプスの後面を形成するスパ インに局在することが示されている. そして, こ の p250GAP は, RhoA の活性を制御し, 神経突起 の進展,退縮に関与することも示されている.また, p250GAP は他の低分子量 G 蛋白である Cdc42 の活 性も制御するが、RhoAと異なり Cdc42 の発現は スパイン(特に PSD: post synaptic density)内にほ とんど認められないことから、p250GAPを介した スパインの形態変化については RhoA が重要な役割



図2 Y-27632 微量投与による血圧,心拍数の用量依存性変化(Ito K et al, 2003³⁰⁾より改変) A:WKY ラット(左)および SHR(右)の両側 NTS(4 sites)への Y-27632 微量投与による血圧変化の実記録. B:WKY ラット(open bar)および SHR(solid bar)の両側 NTS(4 sites)への Y-27632 微量投与による平均血圧,心 拍数の変化量(n=5 for each, *P<0.05, **P<0.01 vs WKY ラット).

を担っていると考えられる11). このスパインは、興 奮性シナプスの後面を形成する構造であるが、この スパインの形態によってグルタミン酸に対する感 受性が異なることも報告されている27). したがっ て、神経細胞における Rho/Rho-kianse 系が特に興 奮性シナプスにおけるシナプス伝達になんらかの 影響を及ぼしている可能性が考えられた. さらに, 海馬神経細胞をグルタミン酸あるいは電気的に刺激 することで、1~2分をピークに Rho/Rho-kinase 系 の活性化が生じることが示されているが28),別 の報告では海馬神経細胞を NMDA で刺激すると急 速にスパインの減少が認められることが示されて いる29). これら二つの成績と今までの報告から, グルタミン酸刺激により Rho/Rho-kinase系が活性 化されることでスパインの減少が生じ,シナプス 伝達に影響(おそらく、シナプス伝達の抑制)を及 ぼしている可能性があると考えられる.逆に, Rho/Rho-kinase 系の活性が低下すると、スパイン の増加が生じ、シナプス伝達の亢進が生じる可能 性が示唆される.

NTS での神経性血圧調節における Rho/Rho-kinase 系の役割

A. 麻酔下急性実験

まず, WKY ラット(16~20 週齢)を用い, 麻酔下 に Rho-kinase の特異的阻害剤である Y-27632(0.4. 4.0, 40 pmol/injection site)を両側 NTS へ計 4ケ所 に微量投与したところ,用量依存性に血圧,心拍 数の減少を認めた(図2).また、交感神経活動の関 与を評価するため、腎交感神経活動(RSNA)の同時 記録も行ったところ, Y-27632(40 pmol/injection site) を両側 NTS へ計 2 ケ所微量投与することで, 血圧,心拍数同様に RSNA も有意に低下した(図3). 次に、高血圧モデルとして SHR (16~20 週齢)を用 いて同様の実験を行った. 両側 NTS への Y-27632 微量投与で WKY ラット同様に用量依存性の血圧, 心拍数の低下および RSNA の低下を認めたが、そ の低下の程度は SHR において WKY ラットに比べ 有意に大きかった(図2,3).以上の成績は,NTS における Rho/Rho-kinase 系が交感神経活動を介し て血圧調節に関与し、さらに SHR における高血圧 維持機構に一部関与する可能性を示唆するもので あった30).



図3 NTS への Y-27632 微量投与による血圧,心拍数,腎交感神経活動抑制効果(Ito K et al, 2003³⁰⁾より改変)

- A: WKY ラット(左)および SHR(右)の両側 NTS(2 sites)への Y-27632 微量投与による血圧,心拍数,腎交感神経活動変化の実記録.
- **B**: WKY ラット(open bar)および SHR(solid bar)の両側 NTS(2 sites)への Y-27632 微量投与による平均血圧,心 拍数, 腎交感神経活動の変化量(n=4 for each, *P<0.05, **P<0.01 vs WKY ラット).

B. 遺伝子導入実験

続いて我々は、慢性的に NTS における Rhokinase 活性を抑制した場合の効果を検討するため、 アデノウイルスをベクターとして遺伝子導入実験を 行った. Rho-kinase の dominant negative 変異体と して Rho-kinase の Rho-binding domain (RB domain, DNRhoK)を用いた. 過剰発現した RB domain は、 内因性の Rho-kinase と活性型 RhoA の結合を競合 的に阻害し, dominant negative 変異体として働く. 血圧, 心拍数の測定は, 腹部大動脈に植え込んだ ラジオテレメトリーシステム送信機を用いて, 無 麻酔, 無拘束下に行った. 図4に示すように, WKY ラットおよび SHR ともに DNRhoK導入後5 ~7日目をピークに血圧、心拍数の著明な低下を 認め、その低下の程度は急性実験同様にSHR にお いて WKY ラットに比べ有意に大きかった (△MBP: -52±3 vs -33±4 mmHg, P<0.05, ⊿HR: -161 ±6 vs -120±13 bpm, P<0.05). また, コントロ ールとして β -galactosidase を導入した群では血圧, 心拍数に変化を認めなかった.遺伝子導入実験に おいては、交感神経活動の指標として、遺伝子導 入前と導入7日目に24時間蓄尿による尿中ノルエ ピネフリン排泄量の測定を行った. DNRhoK 導入

後は、導入前に比べて尿中ノルエピネフリン排泄 量は有意に減少した. さらに,遺伝子導入前にお ける尿中ノルエピネフリン排泄量は、WKY ラット に比べて SHR で有意に大きく, DNRhoK 導入によ る減少の程度もWKY ラットに比べて SHR で有意 に大きかった(-0.80±0.12 vs -0.48±0.07 µg/day, P<0.05). 導入遺伝子のタグ蛋白である c-myc の 発現は、血圧変化の時間経過との一致を認め、さ らにWKY ラットおよび SHRの発現の程度は同じで あった. また, c-myc の免疫染色で, 導入遺伝子 のNTS局所での発現を確認した(図5).また、導 入した遺伝子 (DNRhoK) により, Rho-kinase 活性 が抑制されるか否か確認するため, DNRhoK 導入 後7日目に Rho-kinase の標的蛋白である ERM family (ezrin, radixin, moesin) と adducin のリン酸 化(p-ERM, p-adducinの発現)を、ウエスタンブロ ット法にて評価した. DNRhoK 導入により, WKY ラットおよび SHR ともに NTS における p-ERM, p-adducin の発現は有意に低下し, Rho-kinase 活性 が抑制されたことを確認した.また、コントロー ル(無処置) 群において, p-ERM あるいは padducin の発現は WKY ラットに比べてSHR で有意 に亢進しており、SHR のNTS において Rho-kinase



図4 NTS への AdDNRhoK 導入(Ito K et al, 2003³⁰⁾ より改変)

- A:WKY ラットの NTS への AdDNRhoK および Adβ-gal 導入前後の平均血圧,心拍数の経時的変化(Adβ-gal n=6, AdDNRhoK n=7, *P<0.05 vs Adβ-gal).
- B:SHRのNTSへのAdDNRhoKおよびAdβ-gal導入前後の平均血圧,心拍数の経時的変化(Adβ-gal n=4, AdDNRhoK n=4, *P<0.05 vs Adβ-gal).
- C:WKY ラットおよび SHR の NTS への AdDNRhoK 導入前 (open bar), 導入後 (solid bar)の 24 時間蓄尿による尿 中ノルエピネフリン排泄量(n=6 for WKYラット, n=4 for SHR, **P<0.01 vs before, and #P<0.05 vs WKY ラット).

系の活性が亢進していることが示唆された(図6).

今回, 我々は, ベクターとしてアデノウイルス を用いているため, 感染による炎症性変化の影響 を検討する必要があった. 我々の教室では, 今回 用いたアデノウイルスをベクターとする遺伝子導 入技術を確立しており, 以前の報告によりβgalactosidase 導入群と eNOS 導入群で, 炎症のマ ーカーとして ED-1 陽性細胞の出現に差がないこ とを確認している. さらに, β-galactosidase 導入群 では, 血圧, 心拍数に変化を及ぼさなかったこと から, DNRhoK 導入群での血圧, 心拍数の低下が アデノウイルス導入による炎症性変化に伴う非特 異的反応ではないことを示唆する.以上の成績は、 急性実験同様にNTSにおけるRho-kinaseが正常 血圧モデルにおいて、交感神経活動を介した血圧 維持機構に関与していること、さらにSHRにおけ る交感神経活動亢進およびそれに伴う血圧上昇機 序に一部関与することを示唆するものである³⁰⁾.

C. NTS における Rho/Rho-kinase 活性

今回, 我々は RhoA の活性に関しては, RhoA の 膜分画へのトランスロケーションで評価した. RhoA の膜分画での発現は, WKY ラットに比べて SHR で有意な増加を認め, また細胞質分画ではむ しろ WKY ラットで発現の増加を認めたことから,



図5 AdDNRhoK導入ラットの脳幹スライスを抗cmyc 抗体で染色したスライス標本(Ito K et al, 2003³⁰⁾より改変)

NTS 局所で導入遺伝子の発現が認められる. 白線の 矢印が遺伝子導入部位を示す. AP: 最後野, DMV: 迷 走神経背側核, CC: 中心管, X: 迷走神経核, XII: 舌 下神経核. Barは, 1.0mmを示す. SHR においてRhoA の活性が亢進していることを 確認した(図7A).また Rho-kinase については、そ の蛋白発現自体は WKY ラットと SHR で同程度で あったが(図7B)、標的蛋白である ERM family の リン酸化が WKY ラットに比べて SHR で有意に増 加していることから、その活性は SHR で亢進して いることを確認した³⁰⁾(図7C).

D. まとめ

以上,本研究の成績より,NTS における Rhokinase 活性を抑制することで血圧,心拍数,交感 神経活動の低下を生じること,さらに NTS におけ る Rho/Rho-kinase 系の活性が,SHR において WKY ラットに比べて亢進していることが明らかと なった³⁰⁾.

今後の展望

本実験においては、NTS における Rho/Rhokinase 系の活性が交感神経活動を介して血圧を変 化させる機序の解明には至っていない. RhoA を抑 制することで、eNOS の発現が増加するという報 告もあり³¹⁾、本研究の成績に NOS のアップレギュ レーションが関与する可能性も考えられたが、 DNRhoK 導入により、eNOS、nNOS ともにむしろ その発現は抑制されていた³⁰⁾(図8). したがって、 NTS における Rho/Rho-kinase 系を抑制することに より、NOS のアップレギュレーション以外の、何か 別の機序で血圧低下が生じ、その代償として NOS



図6 遺伝子導入前後での NTS における Rho-kinase の標的蛋白である ERM 及び adducin のリン酸化 (p-ERM, p-adducin)を定量化した Western blotting の結果 (Ito K et al, 2003³⁰⁾より改変)

グラフは、コントロールの WKY ラットの発現レベルを 1 として比較した (n=3 for each, *P<0.05 and **P<0.01 vs Ad β -gal or control; ##P<0.01 vs WKY ラット).



図7 NTSにおける RhoA, Rho-kinase, p-ERM の発現(Ito K et al, 2003³⁰⁾より改変)

グラフは、コントロールの WKY ラットの発現レベルを1として比較した.

A:NTS における膜分画 RhoA(左)および細胞質分画 RhoA(右)の Western blotting の結果(n=3, *P<0.05 and **P<0.01 vs WKYラット).

B: NTS における Rho-kinase 蛋白の Western blotting の結果(n=3 for each).

C: NTS における p-ERM の Western blotting の結果(n=3, **P<0.01 vs WKY ラット).



図 8 遺伝子導入前後での WKY ラットの NTS を含む脳幹における nNOS(左)および eNOS(右)の発現 (Ito K et al, 2003³⁰⁾より改変)

グラフはコントロール群の発現レベルを1として比較した (n=4 for each, *P<0.05 and **P<0.01 vs Ad β -gal or control).

の発現が抑制されたと考えられた.現在までに, in vitro での実験によって明らかとされている神経 細胞における Rho-kinase の役割から,以下の3 つ の可能性が考えられる.第一に,前半で述べたよ うに Rho/Rho-kinase 系の活性変化による神経細胞 の形態が変化すること,特に興奮性のシナプス後 面を形成するスパインの形態変化によるグルタミ ン酸感受性の変化の可能性が考えられる.第二に, Rho/Rho-kinase は angiotensin II などの血管作動物 質によって活性化されることが報告されている³²⁾. 脳内 angiotensin II は,中枢性血圧上昇機序に関与 することが示されていることから,レニン-アン ジオテンシン系との関連の可能性が考えられる. 第三に, Rho/Rho-kinase 系抑制により神経伝達物 質の放出促進が生じている可能性が考えられる. しかし,現段階ではいずれも推測であり,NTSに おける Rho/Rho-kinase 系の活性が交感神経活動を 介して血圧を変化させる機序の解明のためには, 更なる研究の進行が必要である.

現在, 我々は SHR と異なる高血圧モデルとして 慢性的一酸化窒素合成阻害モデル(L-NAME ラッ ト)を用いて同様の実験を行っている.血管あるい は心筋においては L-NAME 投与で Rho/Rho-kinase 系の活性化が生じることがすでに報告されている が^{33,34)},現在までの我々の成績から NTS において も同様な傾向を認め,Y-27632の両側 NTS 投与に よる降圧反応は,L-NAME 投与群で非投与群に比 べ有意に大きいものであった.この成績は,NTS における Rho/Rho-kinase 系の活性化が SHR に特 異的な現象ではなく,高血圧モデル一般に見られ るものである可能性を示唆するとともに,先に示 した DNRhoK 導入群における降圧反応が NOS の アップレギュレーションによるものではないこと を示唆する成績を支持するものである.

さらに、NTS における Rho/Rho-kinase 系の活性 が交感神経活動を介して血圧を変化させる機序に 迫るため、NTS における Rho/Rho-kinase 系の抑制 が、動脈圧受容器反射に及ぼす影響、またグルタ ミン酸に対する反応に与える影響を検討中である.

おわりに

現在,わが国では虚血性心疾患や心不全,脳卒 中, それに伴う突然死の頻度が増加しており, こ れらの疾患に対する治療法の確立,及びその発症 リスクを軽減しうる予防法の確立も急務である. 近年、これらの疾患の発症、あるいはその予後を 規定する因子に交感神経活動の亢進が関与してい ることが明らかとなり、さらに交感神経活動亢進 の原因として中枢神経系の重要性が認識されるよ うになってきた. これまでの研究で, NTS におい て Rho/Rho-kinse 系が交感神経活性活動を介して 血圧調節に関与すること、また、SHR の血圧上昇, 交感神経活動亢進の機序に NTS における Rho/ Rho-kinase 系の亢進が関与していることが明らか となった.現在, Rho-kinase をターゲットとした 薬剤は注射薬ではすでに臨床応用され、経口剤も 治験中である.したがって、以上の点が明らかと なれば中枢における Rho-kinase が今後の治療(薬) の新たなターゲットとなる可能性が期待される.

文 献

- Etienne-Manneville S, Hall A: RhoGTPases in cell biology. Nature 2002; 420: 629–35.
- Barandier C, Ming XF, Yang Z: Small G proteins as novel therapeutic targets in cardiovascular medicine. News Physiol Sci 2003; 18: 18–22.
- Laufs U, Liao JK: Targeting Rho in cardiovascular disease. Circ Res 2000; 87: 526–8.
- Kureishi Y, Kobayashi S, Amano M, et al: Rhoassociated kinase directly induces smooth muscle contraction through myosin light chain phosphorylation. J Biol Chem 1997; 272: 12257–60.
- 5) Uehata M, Ishizaki T, Satoh H, et al: Calcium sensitization of smooth muscle mediated by a Rho-associated

protein kinase in hypertension. Nature 1997; 389: 990-4.

- Mukai Y, Shimokawa H, Matoba T, et al: Involvement of Rho-kinase in hypertensive vascular disease: a novel therapeutic target in hypertension. FASEB J 2001; 15: 1062-4.
- Masumoto A, Hirooka Y, Shimokawa H, et al: Possible involvement of Rho-kinase in the pathogenesis of hypertension in humans. Hypertension 2001; 38: 1307–10.
- Hashimoto R, Nakamura Y, Kosako H, et al: Distribution of Rho-kinase in the bovine brain. Biochem Biophys Res Commun 1999; 263: 575–9.
- Olenik C, Barth H, Just I, et al: Gene expression of the small GTP-binding proteins RhoA, RhoB, Rac1, and Cdc42 in adult rat brain. Brain Res Mol Brain Res 1997; 52: 263–9.
- Nakayama AY, Harms MB, Luo L: Small GTPases Rac and Rho in the maintenance of dendritic spines and branches in hippocampal pyramidal neurons. J Neurosci 2000; 20: 5329–38.
- Nakazawa T, Watabe AM, Tezuka T, et al: p250GAP, a novel brain-enriched GTPase-activating protein for Rho family GTPases, is involved in the N-methyl-Daspartate receptor signaling. Mol Biol Cell 2003; 14: 2921-34.
- 12) Hirose M, Ishizaki T, Watanabe N, et al: Molecular dissection of the Rho-associated protein kinase (p160 ROCK)-regulated neurite remodeling in neuroblastoma N1E-115 cells. J Cell Biol 1998; 141: 1625–36.
- 13) Bito H, Furuyashiki T, Ishihara H, et al: A critical role for a Rho-associated kinase, p160ROCK, in determining axon outgrowth in mammalian CNS neurons. Neuron 2000; 26: 431-41.
- 14) Maekawa M, Ishizaki T, Boku S, et al: Signaling from Rho to the actin cytoskeleton through protein kinases ROCK and LIM-kinase. Science 1999; 285: 895–8.
- Fischer M, Kaech S, Knutti D, et al : Rapid actin-based plasticity in dendritic spines. Neuron 1998; 20: 847–54.
- Engert F, Bonhoeffer T: Dendritic spine changes associated with hippocampal long-term synaptic plasticity. Nature 1999; 399: 66–70.
- 17) Yamaguchi Y, Katoh H, Yasui H, et al: Ga12 and Ga13 inhibit Ca²⁺-dependent exocytosis through Rho/Rhoassociated kinase-dependent pathway. J Neurochem 2000; 75: 708-17.
- 18) Chapleau MW, Abboud FM: Mechanisms of adaptation and resetting of the baroreceptor reflex. In: Hainsworth R, Mark AL, eds, Cardiovascular Reflex Control in Health and Disease, London: WB Saunders; 1993. p. 165–93.
- Dampney RA: Functional organization of central pathways regulating the cardiovascular system. Physiol Rev 1994; 74: 323-64.

- Kumada M, Terui N, Kuwaki T: Arterial baroreceptor reflex: its central and peripheral neural mechanisms. Prog Neurobiol 1990; 35: 331–61.
- Hirooka Y, Head GA, Potts PD, et al: Medullary neurons activated by angiotensin II in the conscious rabbit. Hypertension 1996; 27: 287–96.
- 22) Nakamura S, Moriguchi A, Morishita R, et al: Activation of the brain angiotensin system by in vivo human angiotensin-converting enzyme gene transfer in rats. Hypertension 1999; 34: 302–8.
- 23) Tagawa T, Imaizumi T, Harada S, et al: Nitric oxide influences neuronal activity in the nucleus tractus solitarius of rat brainstem slices. Circ Res 1994; 75: 70–6.
- 24) Sakai K, Hirooka Y, Matsuo I, et al: Overexpression of eNOS in NTS causes hypotension and bradycardia in vivo. Hypertension 2000; 36: 1023–8.
- 25) Kishi T, Hirooka Y, Sakai K, et al: Overexpression of eNOS in the RVLM causes hypotension and bradycardia via GABA release. Hypertension 2001; 38: 896–901.
- 26) Huang BS, Leenen FH: Brain "ouabain" and angiotensin II in salt-sensitive hypertension in spontaneously hypertensive rats. Hypertension 1996; 28: 1005– 12.
- 27) Matsuzaki M, Ellis-Davies GC, Nemoto T, et al: Dendritic spine geometry is critical for AMPA receptor expression in hippocampal CA1 pyramidal neurons. Nat Neurosci 2001; 4: 1086–92.
- 28) Jeon S, Kim S, Park JB, et al: RhoA and Rho kinasedependent phosphorylation of moesin at Thr-558 in

hippocampal neuronal cells by glutamate. J Biol Chem 2002; 277: 16576-84.

- 29) Hasbani MJ, Schlief ML, Fisher DA, et al: Dendritic spines lost during glutamate receptor activation reemerge at original sites of synaptic contact. J Neurosci 2001; 21: 2393–403.
- 30) Ito K, Hirooka Y, Sakai K, et al: Rho/Rho-kinase pathway in brain stem contributes to blood pressure regulation via sympathetic nervous system: possible involvement in neural mechanisms of hypertension. Circ Res 2003; 92: 1337–43.
- Laufs U, Liao JK: Post-transcriptional regulation of endothelial nitric oxide synthase mRNA stability by Rho GTPase. J Biol Chem 1998; 273: 24266–71.
- 32) Funakoshi Y, Ichiki T, Shimokawa H, et al: Rho-kinase mediates in angiotensin II-induced monocyte chemoattractant protein-1 expression in rat vascular smooth muscle cells. Hypertension 2001; 38: 100-4.
- 33) Seasholtz TM, Zhang T, Morissette MR, et al: Increased expression and activity of RhoA are associated with increased DNA synthesis and reduced p27 (Kip1) expression in the vasculature of hypertensive rats. Circ Res 2001; 89: 488–95.
- 34) Kataoka C, Egashira K, Inoue S, et al: Important role of Rho-kinase in the pathogenesis of cardiovascular inflammation and remodeling induced by long-term blockade of nitric oxide synthesis in rats. Hypertension 2002; 39: 245–50.