

O ÓXIDO NÍTRICO (NO) NO CONTROLE NEURAL DA PRESSÃO ARTERIAL: MODULAÇÃO DA TRANSMISSÃO GLUTAMATÉRGICA NO NTS

NITRIC OXIDE (NO) IN THE NEURAL CONTROL OF BLOOD PRESSURE: MODULATION OF GLUTAMATERGIC TRANSMISSION WITHIN THE NTS

Ana Carolina R Dias¹, Liana G da Silva², Eduardo Colombari³

¹Pesquisadora. ²Aluna. Iniciação Científica. Escola Paulista de Medicina – UNIFESP. ³Docente. Departamento de Fisiologia. Escola Paulista de Medicina – UNIFESP. Departamento de Fisiologia e Patologia. Faculdade de Odontologia de Araraquara - UNESP
Correspondência: Eduardo Colombari
Departamento de Fisiologia. Escola Paulista de Medicina UNIFESP
Rua Botucatu, 862 - CEP 04023-060 São Paulo- SP - Brasil
Fone: (11) 5084-9554 (ramal : 34); fax (11) 5573-7820 / E-mail: colombari@fcr.epm.br

Dias ACR, Silva LG, Colombari E. O óxido nítrico (NO) no controle neural da pressão arterial: modulação da transmissão glutamatérgica no NTS. Medicina (Ribeirão Preto) 2006; 39 (1): 51-64.

RESUMO: O efeito neuromodulatório do óxido nítrico (NO) sobre a transmissão glutamatérgica no NTS relacionado ao controle cardiovascular tem sido bastante investigado. A ativação de receptores glutamatérgicos no NTS estimula a produção e liberação de NO e outras substâncias nitrosotóxicas de propriedades neurotransmissoras/neuromoduladoras. A presença da enzima NOS, incluindo a proteína NOS neuronal (nNOS) e seu mRNA nos terminais das aferências vagais no NTS, além de células do gânglio nodoso sugerem que o NO possa atuar na transmissão glutamatérgica. Nossos estudos mostraram que a aplicação iontoforética do inibidor da NOS (L-NAME) em neurônios do NTS que respondem à estimulação das aferências vagais diminuiu significativamente o número de potenciais de ação causados pela aplicação iontoforética de AMPA. Em contrapartida, a iontoforese do doador de NO (papaNONOate) aumentou significativamente os disparos espontâneos e o número de potenciais de ação causados pela aplicação iontoforética de AMPA, sugerindo uma facilitação pelo NO da transmissão neuronal mediada pelos receptores AMPA no NTS. As alterações da atividade nervosa simpática renal causadas pela ativação dos barorreceptores e dos receptores cardiopulmonares envolvem a estimulação dos receptores AMPA e NMDA no NTS, e estas respostas são atenuadas pela microinjeção de L-NAME no NTS de ratos anestesiados e não anestesiados. As respostas cardiovasculares obtidas com a aplicação de NO no NTS são muito similares àquelas obtidas após a estimulação das aferências vagais, e o L-glutamato é o principal neurotransmissor dessas aferências. Nesta revisão nós buscamos discutir os possíveis mecanismos neuromodulatórios do NO formado e liberado centralmente sobre a transmissão glutamatérgica no NTS.

Descritores: AMPA. NMDA. Óxido Nítrico. Fluxo Sanguíneo Regional. Pressão Arterial. NTS.

1- INTRODUÇÃO GERAL

O controle neural da pressão arterial tem sido motivo de estudos por várias décadas. Os avanços das técnicas de imunohistoquímica e eletrofisiologia *in vivo* e *in vitro*, aliadas ao desenvolvimento da indústria farmacêutica na síntese de compostos mais seletivos, promoveram um grande avanço na investigação da neurotransmissão dos reflexos cardiovasculares no sistema nervoso central (SNC).

Os núcleos do tracto solitário (NTS) são os sítios primários das aferências viscerais dos barorreceptores arteriais, dos receptores cardiopulmonares e dos quimiorreceptores. O NTS é essencial na modulação das funções cardiovascular, respiratória, gastrointestinal e renal^{1/4}. Localizado na porção dorsomedial do bulbo, o NTS apresenta várias populações neuronais que expressam uma enorme diversidade de substâncias neurotransmissoras e neuropeptídeos⁵. Algumas dessas substâncias podem estar presentes somente em terminais e fibras, enquanto outras existem nos corpos celulares. A distribuição específica de cada neurotransmissor estaria associada à sua função específica na modulação ou regulação da resposta fisiológica. O glutamato, a acetilcolina e o GABA estão associados à regulação cardiovascular^{6,7,8}. A Substância P está associada à modulação das respostas cardiovasculares e respiratórias^{9,10}.

Na tentativa de entender a gênese e manutenção da hipertensão arterial, diversos estudos têm focado a participação de substâncias moduladoras da neurotransmissão dos reflexos cardiovasculares no NTS. Dentre elas o óxido nítrico (NO).

O NO é uma molécula gasosa e foi originalmente identificada como um fator endotelial relaxante do músculo liso vascular e é um importante mediador da sinalização intracelular em vários tecidos.

A descoberta de que o NO funciona como uma molécula sinalizadora no SNC mudou radicalmente o conceito de neurotransmissão¹¹. Partindo das suas propriedades físicas, o NO não é estocado em vesículas lipídicas e liberado por exocitose, também não é metabolizado por enzimas hidrolíticas. Uma vez sintetizado difunde-se, podendo agir na própria célula em que foi produzido ou em células adjacentes (neurais ou não). Sua inativação ocorre pela reação com um substrato. Estas características sugerem que o NO tenha função neurotransmissora e neuromodulatória¹².

O objetivo desta revisão é apresentar os resultados obtidos em nossos estudos sobre o papel do NO

de origem central na regulação da pressão arterial e do fluxo sanguíneo regional no NTS em associação com as recentes descobertas da literatura.

2- O ÓXIDO NÍTRICO DE ORIGEM CENTRAL (SÍNTESE E SINALIZAÇÃO CELULAR)

O NO é sintetizado do seu precursor L-arginina pela enzima óxido nítrico sintase (NOS). O SNC apresenta as três isoformas da enzima NOS:

2.1- NOS neuronal ou tipo-I (nNOS ou NOS-I)

Originalmente identificada no tecido neural, sua ativação é regulada pelo aumento de Ca^{+2} intracelular. O influxo de Ca^{+2} se dá pela ativação de canais dependentes de receptores, como por exemplo, receptores NMDA (receptor ionotrópico de glutamato), ou liberação de estoques intracelulares com a chegada do potencial de ação. Quando a concentração citosólica de Ca^{+2} ultrapassa 400nM, ocorre a interação deste com a calmodulina que então liga-se à nNOS ativando-a. Quando a concentração de Ca^{+2} diminui, ocorre a dissociação da calmodulina da enzima^{11,13,14}. A nNOS pode estar localizada tanto pré- como pós-sinápticamente, sua distribuição é heterogênea nas diversas áreas do SNC e sua co-localização com diferentes neurotransmissores implica na participação da ativação desta isoforma na sinalização neural, neurotoxicidade, plasticidade sináptica e modulação de diversas vias neuronais^{11,15}. Uma isoforma da nNOS presente na membrana da mitocôndria foi identificada, a mtNOS¹⁶. Sua função está associada com a regulação do consumo de O_2 através da inibição da citocromo *c* oxidase¹⁷.

2.2- NOS endotelial ou tipo-III (eNOS ou NOS-III)

Originalmente identificada no endotélio vascular, sua ativação regula a resistência vascular. Também é Ca^{+2} – calmodulina dependente. No SNC está predominantemente presente no endotélio dos vasos cerebrais, em algumas populações de neurônios¹⁸ e em células da glia¹⁹.

2.3- NOS induzível ou tipo-II (iNOS ou NOS-II)

Identificada em macrófagos e astrócitos. Está presente em menor quantidade e sua ativação é independente de Ca^{+2} e induzida por citocinas. No SNC é encontrada em células da glia e sua indução está associada à resposta imune inespecífica do SNC em condições patológicas²⁰.

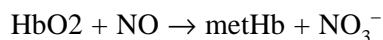
2.4- Vias alternativas de formação de NO

Existem outras formas de produção de NO sem a ação da NOS. Reações específicas como a liberação de NO através da H_2O_2 e L-arginina por via não enzimática²¹, ou pela redução de nitritos ou outras reações de redução como em processos de isquemia²². Contudo, a principal fonte de NO é através da NOS. Cada NO gerado por uma isoforma tem função específica na célula. Logo, o controle da síntese de NO é a chave para regulação da sua atividade. A recente síntese de inibidores seletivos das isoformas da NOS tem contribuído em muito no estudo da participação do NO da modulação das diversas vias de neurotransmissão no SNC.

A enzima guanilato ciclase solúvel (GCs) é considerada o principal "receptor fisiológico" ou alvo de ação do NO de origem neuronal. O NO formado ativa a GCs resultando na produção de guanosina-3',5'-monofosfato cíclico (GMPc). O NO reage com o íon ferro localizado ao centro do grupamento heme da GCs produzindo mudança conformacional, o que ativa a catálise da guanosin-5'-trifosfato (GTP) em GMPc²³. O GMPc é um segundo mensageiro que ativa as proteínas quinase: PKGI (solúvel) - responsável pelo controle da quantidade de Ca^{+2} intracelular; PKGII (proteína de membrana) - controla o fluxo de ânions através da membrana, principalmente de íons cloreto.

Imunohistoquimicamente a distribuição da GCs e do GMPc é complementar à presença da nNOS em diversos terminais do SNC^{24,25,26}, incluindo as aferências cardiovasculares no NTS¹.

O NO formado se difunde rapidamente através da membrana celular e também para o interior dos vasos, onde reage com a hemoglobina (Hb). O grupamento heme tem grande afinidade pelo NO, e desta reação ocorre a formação de nitratos e metahemoglobina; o NO pode também sofrer oxidação no plasma e formar nitritos, que por sua vez reagem com Hb e formam nitratos. O grupo heme é a principal via de eliminação do NO²⁷.



Da reação com ferro e com o grupo heme em proteínas, o NO pode formar complexos derivados de nitrosilação e ser transportado para outros tecidos²⁸.

3- O ÓXIDO NÍTRICO NO NTS E O CONTROLE DA PRESSÃO ARTERIAL

O termo nitrérgico foi adotado para caracterizar as estruturas do sistema nervoso que possuem funções dependentes da síntese de NO e/ou depen-

dem da liberação do NO na transmissão das suas informações²⁹.

A nNOS está presente em nervos perivascularres (nervos nitrérgicos) de diversos vasos sanguíneos e constitui um mecanismo alternativo de produção de NO para controle do fluxo sanguíneo e resistência vascular independente da eNOS^{30,31}. No SNC, o NO derivado desta nNOS estaria associado à regulação do fluxo sanguíneo cerebral, e as maiores densidades de nNOS estão geralmente co-localizadas a neurotransmissores vasoativos^{30,32}. As evidências de que o NO derivado da nNOS está envolvido com a modulação de funções periféricas tem crescido ultimamente. O NO tem sido associado ao desenvolvimento cerebral, memória, plasticidade sináptica e modulação neuroendócrina¹¹.

Apesar das evidências acumuladas nos últimos anos que sugerem o L-glu como o principal neurotransmissor dos reflexos cardiovasculares no NTS, recentes estudos têm sugerido que o NO liberado neuronalmente, e que pode atuar tanto pré- quanto pós-sinápticamente, também está envolvido nesta neurotransmissão. A ativação dos receptores glutamatérgicos em diferentes sítios do sistema nervoso central induz a produção e a liberação do radical óxido nítrico (NO•) ou substâncias nitrosotóxicas que podem transmitir sinais para outros neurônios^{33,34}.

Estudos de hibridização *in situ* demonstraram a presença da enzima NOS em neurônios e terminações no núcleo dorsal motor do vago e no NTS^{14,35,36,37}. Houve também uma redução destas marcações para a enzima NOS nos campos de terminações no NTS após a deafferentação vagal^{36,37}.

A microinjeção de L-glu no NTS de ratos não anestesiados causa além de hipertensão e bradicardia, vasoconstrição nos leitos renal, mesentérico e do trem posterior, sendo que, para este último é observada uma subsequente vasodilatação³⁸. A origem e via responsáveis por esta vasodilatação não era clara, mas estudos de Davison et al. (1996)^{39,40} sugeriram que a vasodilatação do trem posterior era de origem neurogênica e mediada pela liberação de fatores nitrosotóxicos de estoques pré-formados durante a estimulação simpática. Colombari et al. (1998)³⁸ mostraram que esta vasodilatação é inibida após a administração sistêmica de inibidor da NOS (L-NAME).

Estudos de nosso laboratório buscaram discriminar as respostas hemodinâmicas pelas microinjeções dos agonistas glutamatérgicos ionotrópicos NMDA e AMPA no NTS de ratos não anestesiados. Respostas semelhantes à da microinjeção de L-glu sobre a pres-

são arterial e frequência cardíaca foram obtidas, sendo que, a vasodilatação que foi observada com as microinjeções de L-glu foi obtida apenas nas microinjeções do agonista não-NMDA (AMPA). Esta vasodilatação persistiu mesmo após o tratamento endovenoso com antagonista de receptor muscarínico (metilatropina), sugerindo que os receptores AMPA, no NTS, podem desempenhar função diferenciada sobre o controle cardiovascular⁴¹. Distintas ou específicas respostas fisiológicas parecem ou podem ser sugeridas à estimulação de receptores NMDA e não-NMDA no NTS. Estudos eletrofisiológicos e de imunohistoquímica^{42,43,44} são consistentes com os resultados obtidos nos estudos com microinjeção, onde os receptores não-NMDA (AMPA) parecem desempenhar um papel específico na transmissão das aferências cardiovasculares no NTS e também em relação à interação destes com outros neurotransmissores/moduladores nestas sinapses.

A similaridade entre as respostas fisiológicas do L-glu e do NO e a distribuição de L-glu e NO nos terminais no NTS sugerem uma íntima relação entre a ação destas duas substâncias no controle cardiovascular².

A partir da síntese de substâncias doadoras de NO e inibidoras da NOS mais específicas, evidências da participação do NO juntamente com o L-glu na transmissão dos sinais cardiovasculares no NTS vêm sendo observadas.

A ativação dos receptores glutamatérgicos em diferentes sítios do sistema nervoso central induz a produção e a liberação do radical óxido nítrico (NO•) ou substâncias nitrosotiois que podem transmitir sinais para outros neurônios^{33,34}. Lin et al.1999⁴⁵ e 2000⁴⁶ demonstraram a colocalização da NOS com as subunidades NMDA R1 e GLUR1 dos receptores NMDA e AMPA, em neurônios do NTS, sugerindo uma relação do NO ou da atividade da enzima NOS quando o receptor glutamatérgico é ativado.

A NOS imunoreativa foi localizada, além do próprio NTS, em neurônios de outros núcleos adjacentes da medula e que enviam projeções para o NTS, sugerindo a participação do NO formado por esses terminais na modulação das funções neurovegetativas tanto retrógrada, quando pré e pós-sinápticamente no NTS⁴⁷. A inibição da formação do NO no NTS aumenta a atividade nervosa simpática renal em coelhos⁴⁸ e em ratos⁴⁹, sugerindo a importância do NO central no controle do tônus simpático. A microinjeção de doadores de NO• no NTS induz respostas similares àquelas promovidas pela microinjeção de L-glu no mesmo sítio em animais anestesiados⁵⁰ e não-anestesiados⁵¹. A transfecção de adenovírus codificado com

eNOS no NTS, causou o aumento da produção de NO o que resultou em queda da pressão arterial e frequência cardíaca de ratos não anestesiados⁵².

A participação do NO nas respostas causadas pela estimulação dos receptores glutamatérgicos em neurônios do NTS, bem como o papel desta interação em situações fisiológicas que requerem a ativação destes receptores na regulação cardiovascular (estimulação dos reflexos barorreceptor e cardiopulmonar) tem sido investigado por nós nos últimos anos.

Em estudos unicelulares, observamos os efeitos do inibidor da NO sintase (L-NAME) e do doador de NO (papaNONOate) sobre o número de potenciais de ação causados pela ativação de receptores NMDA e AMPA em neurônios do NTS que respondem ao estímulo do nervo vago⁵³. A aplicação iontoforética de L-NAME não alterou a frequência de disparos espontânea dos neurônios, mas diminuiu significativamente o número de potenciais de ação causados pela aplicação iontoforética de AMPA⁵³ (Figura 1).

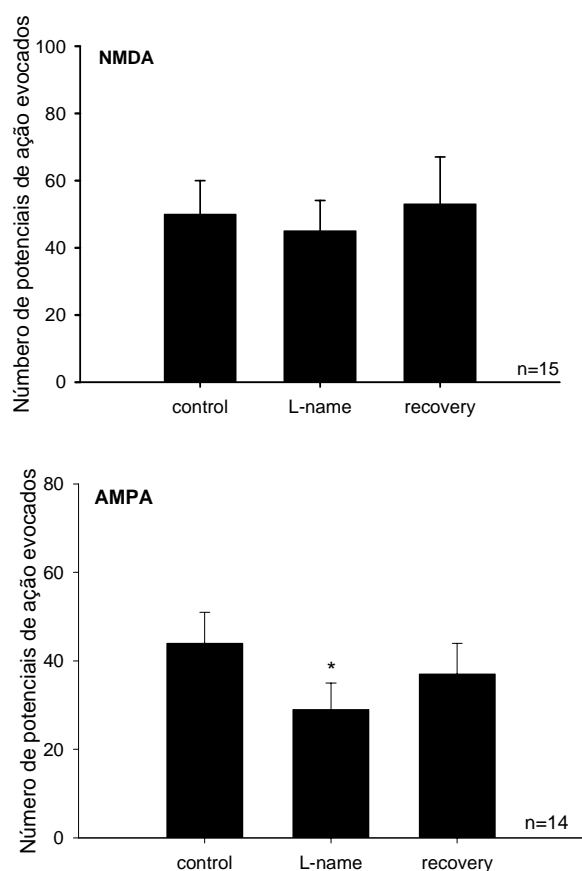


Figura 1: Alteração do número de potenciais de ação causados pela corrente iontoforética de NMDA (10-20nA, n=15) e AMPA (10-20nA, n=14) antes (control), durante a aplicação da corrente contínua de L-NAME (40 nA) e após (recovery) em neurônios do NTS que recebem aferências vagais. * ANOVA, p<0,05.

A iontoforese do doador de NO (papaNONOate) aumentou significativamente o número de potenciais de ação causados pela aplicação iontoforética de AMPA, mas não alterou o número de potenciais de ação causados pela estimulação dos receptores NMDA. Os efeitos do L-NAME e do papaNONOate sobre as respostas causadas pelo NMDA foram variáveis, contudo, não significantes para a população de neurônios testada. A iontoforese dos isômeros inativos D-NAME e sulfoNONOate não causaram efeito sobre as respostas neuronais causadas pelo AMPA (Figura 2). Estes resultados sugerem uma facilitação da transmissão neuronal mediada pelos receptores AMPA no NTS pelo NO⁵³.

Em complementação aos estudos neuronais, foram realizados experimentos de microinjeção onde observamos os efeitos fisiológicos dessa relação entre NO e a transmissão glutamatérgica no NTS, medindo o contingente eferente pós-sináptico do reflexo baroreceptor arterial, a atividade nervosa simpática renal (RSNA). A inibição da NOS (L-NAME) no NTS de ratos anestesiados reduziu significativamente a hipotensão e a inibição da RSNA causadas pela microinjeção de AMPA e NMDA no NTS de ratos anestesiados⁵⁴ (Figura 3). Resultado semelhante foi observado por Lo et al. (1997)⁵⁵, pela inibição da NOS com L-NMMA, o que reforça a idéia de uma ação recíproca do NO neuronal e da ativação dos receptores glutamatérgicos ionotrópicos no NTS.

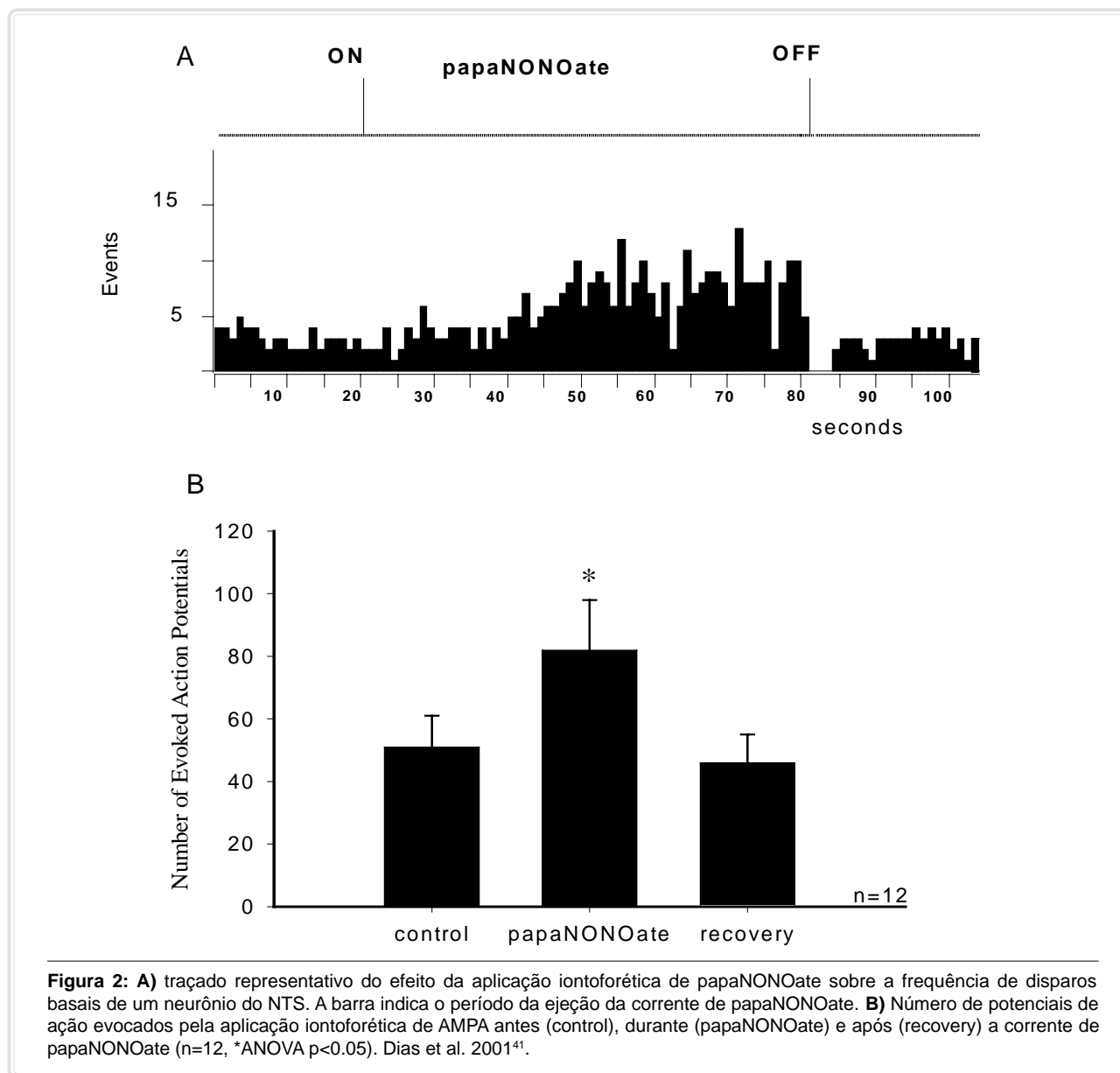


Figura 2: **A)** traçado representativo do efeito da aplicação iontoforética de papaNONOate sobre a frequência de disparos basais de um neurônio do NTS. A barra indica o período da ejeção da corrente de papaNONOate. **B)** Número de potenciais de ação evocados pela aplicação iontoforética de AMPA antes (control), durante (papaNONOate) e após (recovery) a corrente de papaNONOate (n=12, *ANOVA p<0.05). Dias et al. 2001⁴¹.

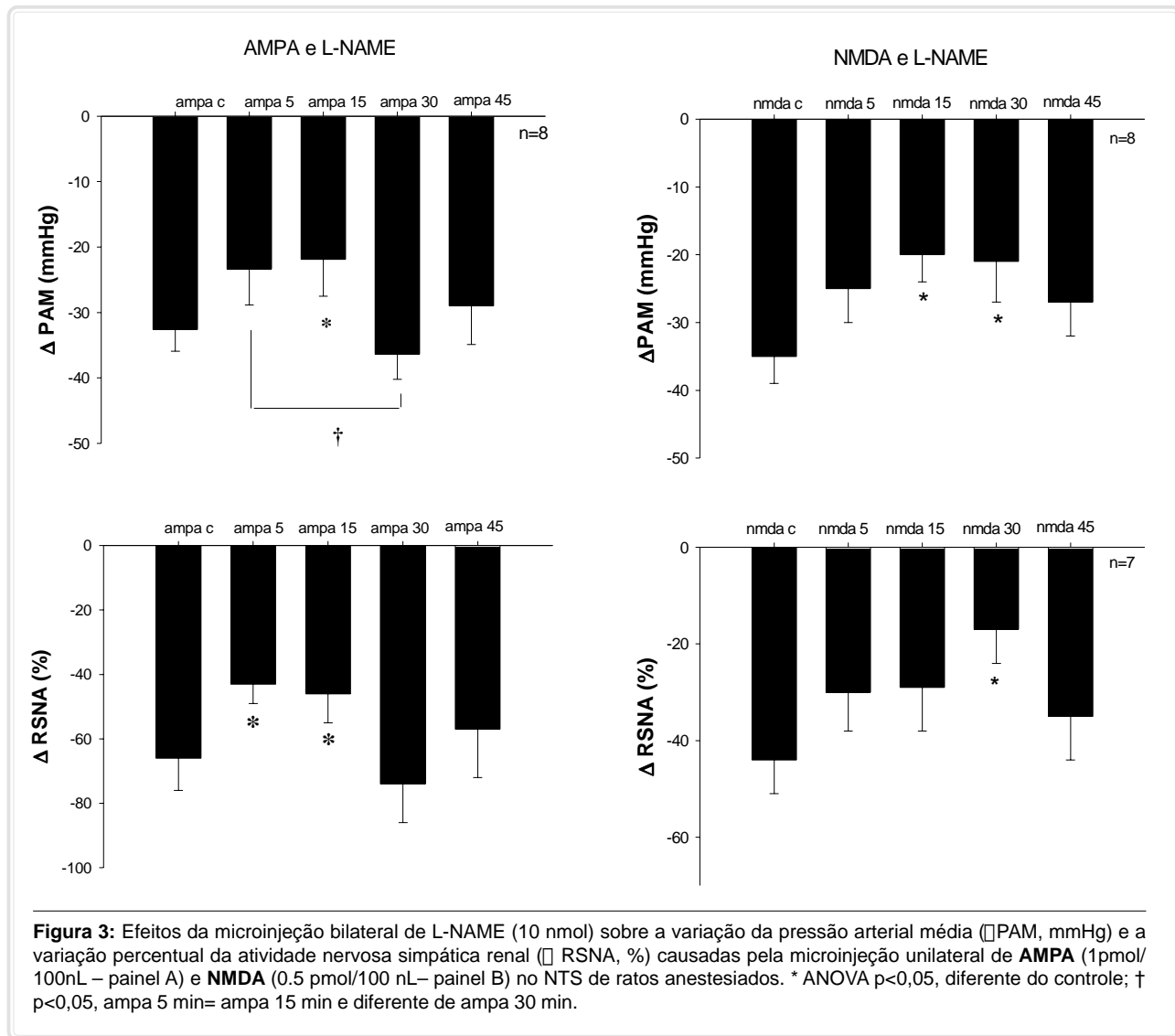


Figura 3: Efeitos da microinjeção bilateral de L-NAME (10 nmol) sobre a variação da pressão arterial média (Δ PAM, mmHg) e a variação percentual da atividade nervosa simpática renal (Δ RSNA, %) causadas pela microinjeção unilateral de **AMPA** (1 pmol/100 nL – painel A) e **NMDA** (0.5 pmol/100 nL – painel B) no NTS de ratos anestesiados. * ANOVA $p < 0,05$, diferente do controle; † $p < 0,05$, ampa 5 min= ampa 15 min e diferente de ampa 30 min.

As respostas em estimulação dos reflexos cardiopulmonar e baroreceptor também foram alteradas pela inibição da NOS no NTS. O L-NAME reduziu de maneira significativa a hipotensão, a bradicardia e a inibição da RSNA causadas pela infusão intra-atrial de fenilbiguanida (PBG) em ratos anestesiados. A inibição da NOS também reduziu a inibição da RSNA causada pelo estímulo do barorreflexo via fenilefrina⁵⁴ (Figura 4).

Em outra etapa, investigamos a função da interação entre a estimulação do receptor não-NMDA (AMPA) e a produção/liberação endógena de NO no NTS de ratos não anestesiados. Como observamos anteriormente⁴¹, a microinjeção de AMPA no NTS de ratos não anestesiados causa hipertensão, bradicardia e redução inicial do fluxo sanguíneo do leito do trem

posterior, seguido por um grande aumento. O que em associação com as variações da pressão arterial resulta de uma vasoconstrição seguida por vasodilatação no leito do trem posterior (membros inferiores)⁵⁶, resposta similar àquela observada para a microinjeção de L-glu no NTS³⁸. A microinjeção do inibidor da NOS (L-NAME) no NTS atenuou significativamente esta vasodilatação⁵⁶.

O que se observa no leito do trem posterior é uma combinação da resposta à estimulação de receptores AMPA (vasoconstrição inicial) e ativação de um sistema vasodilatador dependente de NO. Primeiro, uma rápida e acentuada queda do fluxo sanguíneo que tende a retornar aos valores basais quando a PA aumenta; e segundo, vasodilatação do trem posterior que se torna “visível” quando esta vasoconstrição termina.

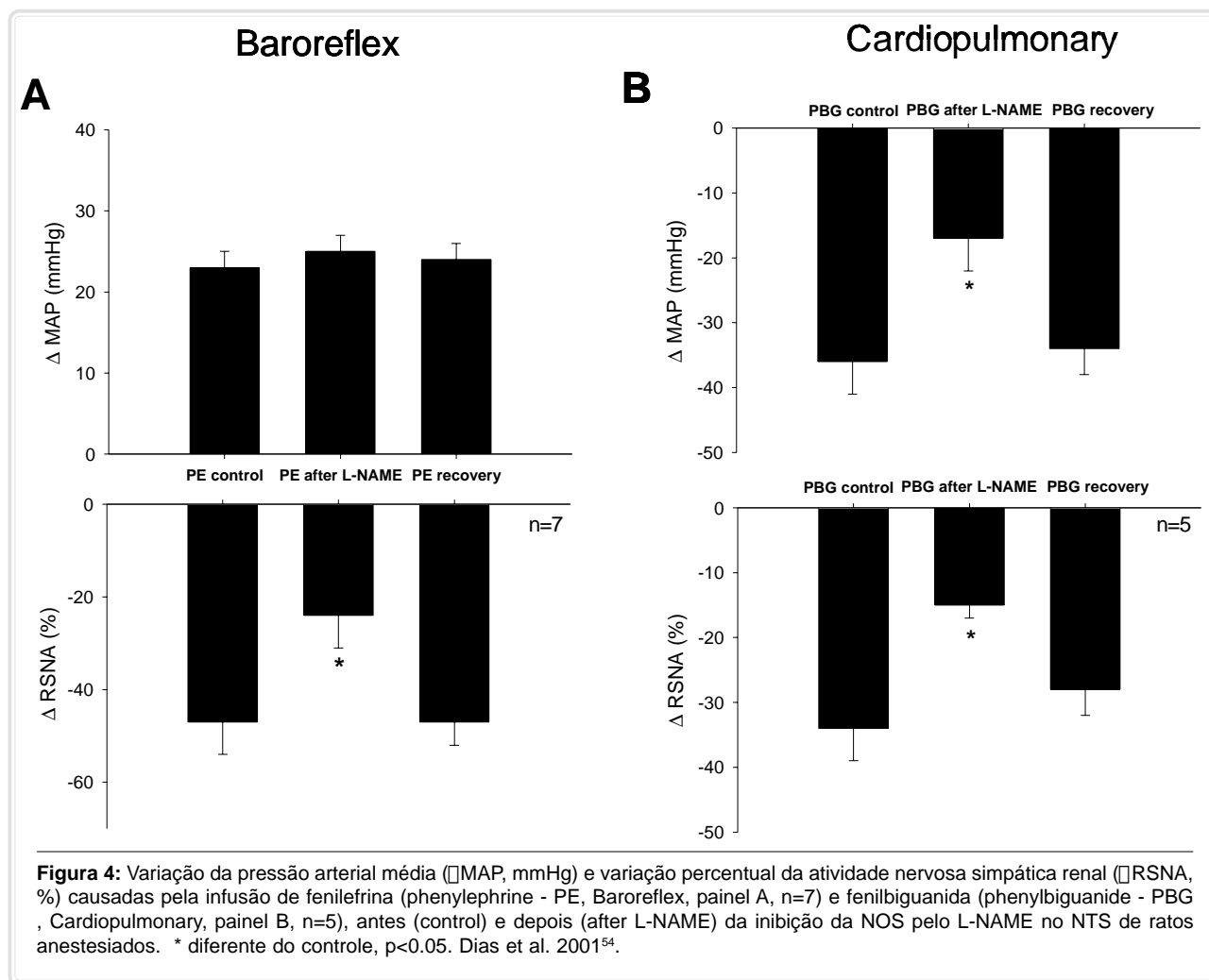


Figura 4: Variação da pressão arterial média (ΔMAP, mmHg) e variação percentual da atividade nervosa simpática renal (ΔRSNA, %) causadas pela infusão de fenilefrina (phenylephrine - PE, Baroreflex, painel A, n=7) e fenilbiguanida (phenylbiguanide - PBG, Cardiopulmonary, painel B, n=5), antes (control) e depois (after L-NAME) da inibição da NOS pelo L-NAME no NTS de ratos anestesiados. * diferente do controle, p<0.05. Dias et al. 2001⁵⁴.

Nós podemos sugerir um sistema vasodilatador dependente de NO (via nitroxidérgica), no NTS, responsável pela modulação do componente simpático (resposta vasoconstritora) quando as aferências glutamatérgicas são ativadas. O estoques pré-formados de NO presentes em neurônios e terminais do NTS e aqueles formados/liberados pela estimulação dos receptores glutamatérgicos, de alguma maneira ainda desconhecida, ativam uma via que resulta em vasodilatação e aumento do fluxo do trem posterior. Quando a via dependente de NO está inibida (inibição da NOS), podemos observar um prolongamento da resposta vasoconstritora causada pela ativação dos receptores AMPA no NTS⁵⁶ (Figura 5).

Os resultados obtidos reforçam a participação do NO no controle cardiovascular via sistema nervoso central (SNC). Esta função parece estar diretamente relacionada com a transmissão glutamatérgica no NTS associada às respostas promovidas pela estimulação

dos reflexos cardiovasculares. Os participantes ou componentes (outra áreas do SNC e outros neurotransmissores) desta via mediada pelo NO, no NTS, ainda são desconhecidos e necessitam ser investigados.

4- ÓXIDO NÍTRICO E OUTROS SÍTIOS DE CONTROLE DA PRESSÃO ARTERIAL

A interação e ação do sistema NO no NTS e nos demais sítios bulbares (CVLM e RVLM) ainda permanecem desconhecidas. Um papel antagonístico (facilitatório e inibitório) pode ser sugerido para o NO no NTS uma vez que os estudos realizados até o momento demonstraram respostas controversas no que diz respeito à regulação das variáveis cardiovasculares. O papel do NO nos demais sítios bulbares de controle cardiovascular têm sido investigado. No CVLM (medula caudal ventrolateral), a administração de doador de NO (nitroprussiato de sódio) produziu aumento da

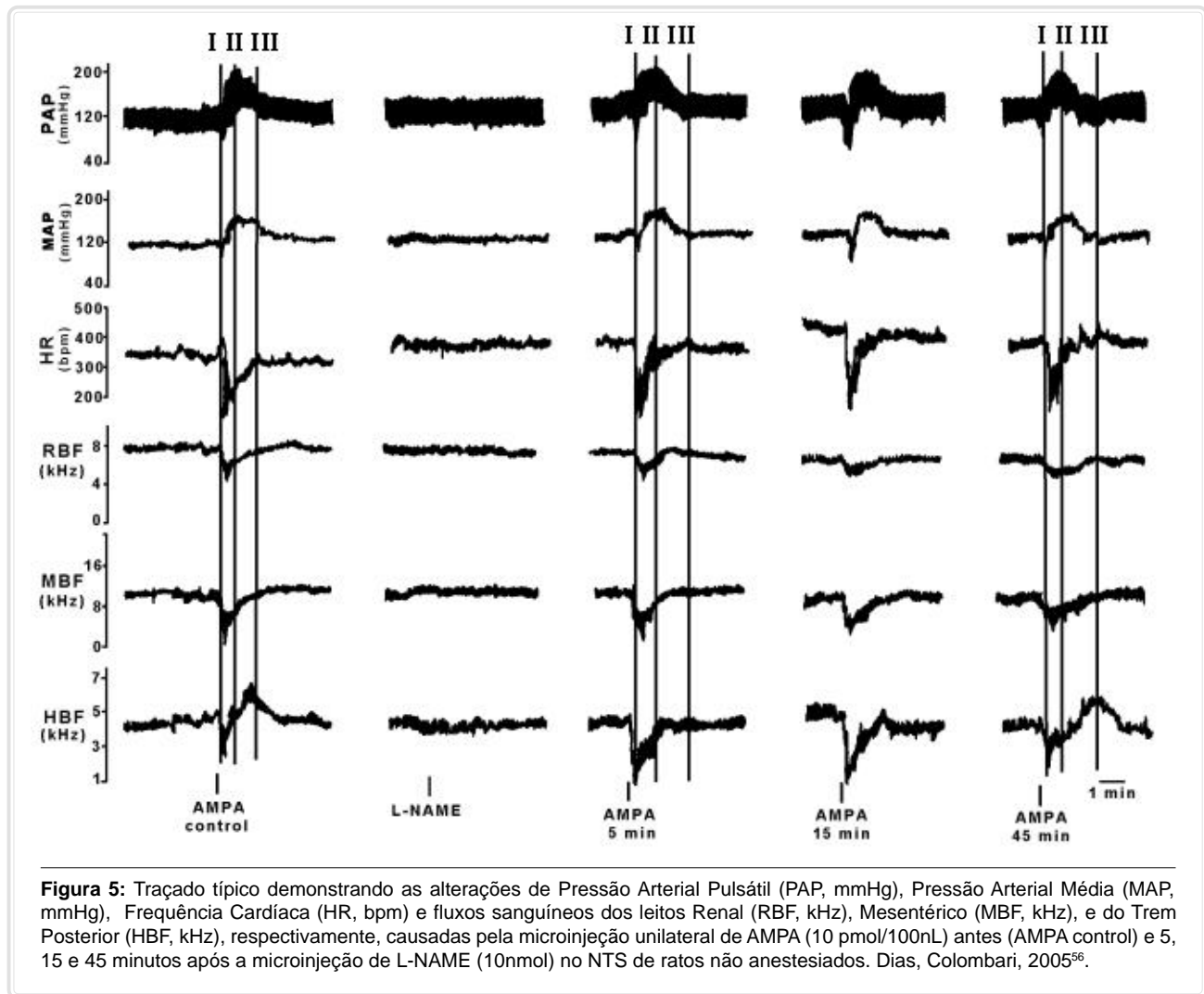


Figura 5: Traçado típico demonstrando as alterações de Pressão Arterial Pulsátil (PAP, mmHg), Pressão Arterial Média (MAP, mmHg), Frequência Cardíaca (HR, bpm) e fluxos sanguíneos dos leitos Renal (RBF, kHz), Mesentérico (MBF, kHz), e do Trem Posterior (HBF, kHz), respectivamente, causadas pela microinjeção unilateral de AMPA (10 pmol/100nL) antes (AMPA control) e 5, 15 e 45 minutos após a microinjeção de L-NAME (10nmol) no NTS de ratos não anestesiados. Dias, Colombari, 2005⁶⁶.

pressão arterial e da atividade nervosa simpática, enquanto a microinjeção do doador de NO causou hipotensão e simpato-inibição⁵⁷. Contudo, os estudos relacionados ao NTS^{45,48,53,58/61} e à medula rostroventrolateral (RVLM)^{62,63,64} mostram funções tanto inibitórias como excitatórias do sistema NO. Estes achados sugerem que a regulação do componente simpático pelo NO possa se dar de maneira diferenciada em diferentes sítios do controle das funções neurovegetativas.

Esta via dependente de NO de origem central, e que é capaz de modular as respostas mediadas pela ativação de receptores glutamatérgicos no NTS não está esclarecida. Em recente estudo de imunohistoquímica foi mostrado que o grupo de neurônios do NTS que projetam para a área pressora do RVLM é similar àquela que contém nNOS imunorreativa, sugerindo que o NO no NTS pode influenciar a transmissão cardiovascular por uma possível via NTS- RVLM⁶⁵.

5- ÓXIDO NÍTRICO E OUTROS NEUROTRANSMISSORES

O papel neuromodulatório do NO sobre a liberação de outros neurotransmissores no SNC tem sido também investigada, principalmente em núcleos bulbares e no hipocampo^{15,66}.

A liberação de GABA parece ser influenciada pela concentração de NO no hipocampo: níveis basais de NO causam uma redução da liberação de GABA, enquanto o NO em altas concentrações aumenta sua liberação por dois mecanismos, um Ca^{+2} - dependente e outros Na^{+} -dependente via carreador^{67,68}. Poucas evidências são descritas até o momento no NTS. A única evidência descrita indica que a atividade da nNOS parece influenciar as respostas cardiovasculares causadas pelo GABA no NTS de ratos anestesiados⁶⁹. No SNC, o NO facilita a liberação de serotoni-

na (5-HT) no striatum e hipocampo via aumento de GMPc^{70,71}. A serotonina está associada às funções comportamentais de agressividade e regulação das emoções. O efeito antidepressivo observado com a administração de inibidores da NOS parece ser mediado pela serotonina⁷².

A adenosina age como neuroprotetor endógeno contra danos neuronais e isquemia cerebral. Sua liberação parece ser modulada pelo NO endógeno formada a partir da estimulação dos receptores glutamatérgicos NMDA no hipocampo⁷³.

A liberação de histamina do hipotálamo diminui com o aumento da concentração extracelular de NO⁷⁴. A histamina também é capaz de modificar ou modular a síntese de NO. Receptores H₁ podem ativar a NOS através de vias associadas à estimulação da proteína G resultando em aumento de GMPc interneuronal de neurônios vasopressinérgicos⁷⁵.

Tem sido descrito que o NO modula a liberação de acetilcolina (Ach) em vários sítios do SNC. Acredita-se que o NO endógeno não causa a liberação de Ach diretamente de neurônios colinérgicos, mas sua ação é via estimulação de neurônios glutamatérgicos.

Recentemente, foi demonstrado que o NO eleva os níveis de GMPc em interneurônios colinérgicos no córtex e no striatum^{76,77}. Mesmo antes da descoberta da enzima NOS, o marcador histoquímico para NOS, NADPH-diaforase, já havia sido encontrado em neurônios de diversos núcleos colinérgicos^{77,78,79}. A colocalização do GMPc e de vesículas de Ach em terminais neuronais de diversas regiões centrais tem sugerido que o NO tem alguma função anterógrada ou retrógrada em determinados neurônios colinérgicos⁷⁷.

A presença de acetilcolinesterase⁸⁰, colina acetiltransferase⁸¹ e acetilcolina⁸² nos neurônios e terminais do NTS sugerem uma participação desta substância na transmissão do barorreflexo neste núcleo. A remoção do gânglio nodoso ou a vagotomia diminuíram a atividade da acetiltransferase no NTS, sugerindo uma possível aferência colinérgica do gânglio nodoso para o NTS⁸³. Esta evidência foi reforçada pela identificação de corpos celulares contendo colina acetiltransferase e a própria acetilcolina (Ach) no gânglio nodoso^{84,85}.

A função da síntese de GMPc mediada por NO em fibras colinérgicas no SNC ainda não é clara. Apesar de poucos estudos fisiológicos relacionando Ach e ativação de NOS-GMPc, especialmente em núcleos bulbares relacionados ao controle cardiovascular (a maioria dos estudos são *in vitro* e em regiões corti-

cais relacionadas a memória e aprendizado).

Em estudos recentes de nosso laboratório investigamos se as respostas cardiovasculares causadas pela Ach microinjetada no NTS de ratos não anestesiados era afetada pela inibição da produção endógena de NO no NTS. A microinjeção no NTS do inibidor não seletivo da NOS (L-NAME), ou do inibidor da nNOS (TRIM) reduziu significativamente a resposta depressora da Ach e reduziu a bradicardia. Este resultado sugere que o NO produzido/liberado centralmente e derivado da NOS neuronal modula a transmissão colinérgica no NTS.

No striatum de camundongos knockout para nNOS ocorreu significativa liberação de Ach após a perfusão com doador de NO (SIN-1); a perfusão com NMDA (agonista glutamatérgico ionotrópico) aumentou a liberação de Ach nos camundongos sham e knockout⁸⁶. Este estudo é uma evidência de que a liberação de Ach no SNC sofre influência da formação/liberação de NO induzida pela ativação de receptores glutamatérgicos.

6- CONCLUSÕES

A NOS neuronal (nNOS) está presente nos terminais pré- e pós- sinápticos no NTS⁸⁷. Contudo, recentemente foi demonstrado imunohistoquimicamente que a presença da nNOS é predominante nos corpos celulares de neurônios que recebem as aferências vagais, mas a nNOS pré-sináptica não é de origem vagal⁸⁸. Este dado indica que a modulação das respostas cardiovasculares pelo NO pode não só envolver mecanismos intracelulares pelo NO sintetizado no corpo celular do neurônio de segunda ordem que recebe a informação vagal, mas também aquele NO sintetizado e liberado nos terminais adjacentes através de possíveis outros sistemas neurotransmissores que agiram em diferentes situações fisiológicas associadas à regulação das funções neurovegetativas.

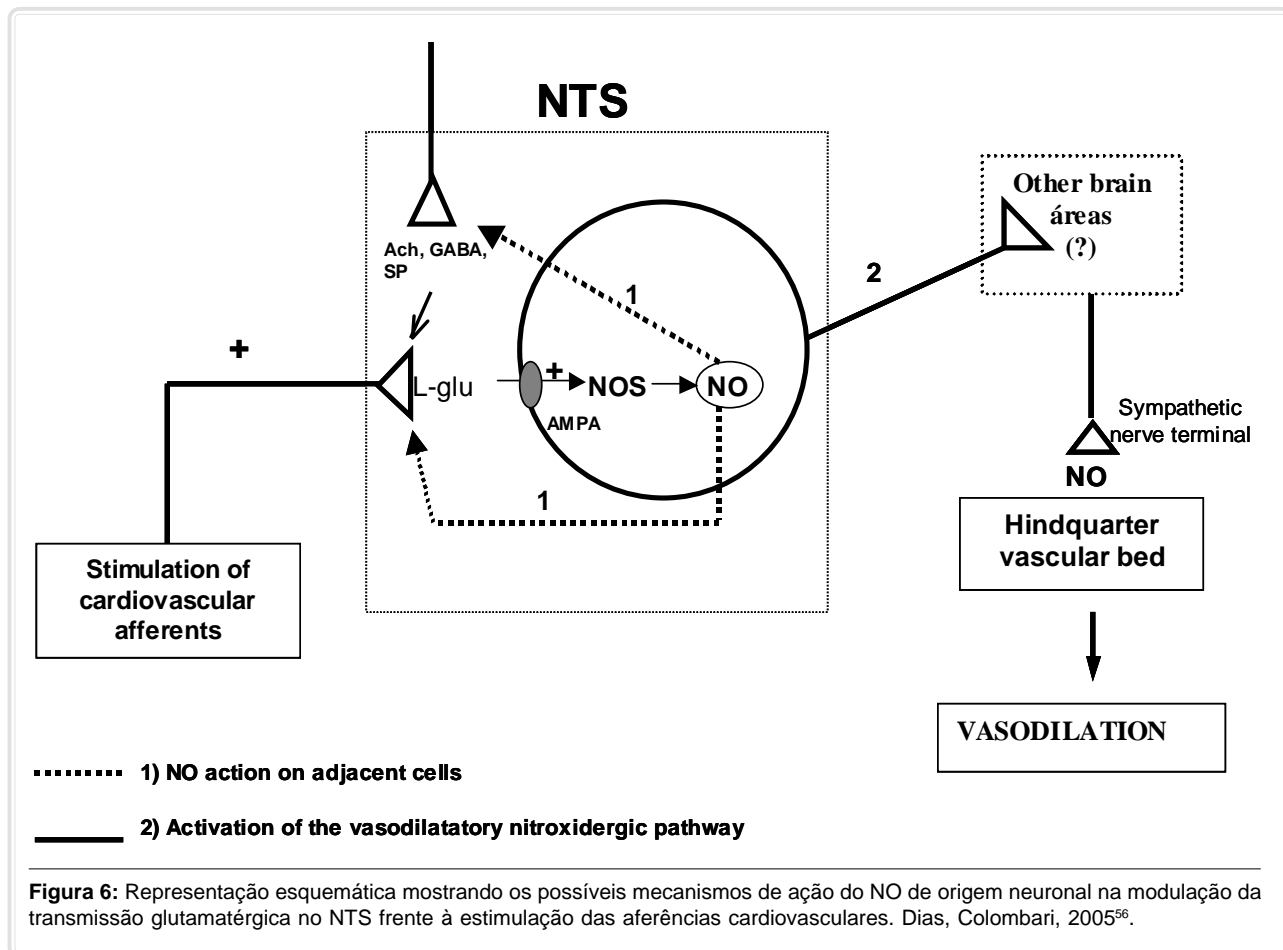
A Figura 6 mostra como o NO de origem central estaria envolvido das alterações hemodinâmicas observadas em nossos estudos: a estimulação das aferências cardiovasculares (ex.: barorreceptores, quimiorreceptores e receptores cardiopulmonares) promove liberação de L-glu nos terminais no NTS. O L-glu ativa os receptores AMPA na membrana pós-sináptica, aumentando o influxo de Ca⁺² neste neurônio, o que estimula a NOS a produzir NO. Como um composto difusível, o NO pode: 1) estimular a liberação de outros neurotransmissores/neuromoduladores nos termi-

nais de células adjacentes ou do terminal pré-sináptico (via estimulação da GCs e aumento de GMPc). Dentre estes neurotransmissores podemos citar o GABA, a substância P, a serotonina (5-HT) e a acetilcolina (Ach); 2) ou atuar na ativação/modulação de vias intracelulares de sinalização no próprio neurônio. Esta via poderia envolver a participação (ativação ou inibição) de outras áreas do SNC resultando na vasodilatação do leito do trem posterior em situações de aumento da pressão arterial⁵⁶.

Em suma, os dados aqui apresentados, somados aos da literatura, mostram que o NO produzido e liberado centralmente pode influenciar a transmissão glutamatérgica no NTS modulando as respostas cardiovasculares. A função específica, ou o mecanismo de ação desta interação L-glu-NO ainda não está esclarecido e pode envolver o controle da liberação de outros neurotransmissores pelo NO, bem como a participação de outros sítios bulbares de controle neural da pressão arterial.

7- PERSPECTIVAS

Durante a hipertensão crônica ocorrem alterações fisiológicas e farmacológicas dos neurônios do NTS: o limiar de pressão necessário para ativar os barorreceptores está aumentado^{89,94}, e a sensibilidade dos receptores para aumentos da pressão arterial está diminuída^{89,90,94,95}. Comparando com animais normotensos, os animais hipertensos apresentam um aumento significativo das aferências excitatórias para o NTS. Estudos demonstraram que a resposta pressora resultante da microinjeção de baclofen (agonista GABA_B) no NTS de ratos está alterada durante a hipertensão aguda e crônica sugerindo uma adaptação das vias aferentes periféricas durante a hipertensão aguda ou em curto prazo e, em nível neuronal em longo prazo (hipertensão crônica)⁹⁶. Zhang e Mifflin (2000)⁹⁷ observaram que a frequência de disparos da maioria dos neurônios do NTS não está alterada durante a hipertensão crônica.



Evidências recentes sugerem uma “plasticidade homeostática” das vias neuronais a fim de estabilizar a atividade da rede nervosa durante alterações em longo prazo na excitabilidade destas vias. Esta plasticidade envolve mecanismos capazes de regular a excitabilidade neuronal e estabilizar a transmissão sináptica total, uma maneira de normalizar os disparos neuronais no NTS e manter algum grau da capacidade de ajuste da pressão arterial ⁹⁸.

Nossos estudos mostram a participação do NO na modulação da transmissão glutamatérgica e dos reflexos cardiovasculares no NTS. O estudo das alterações farmacológicas e fisiológicas do sistema L-glu/NO que ocorrem durante a hipertensão são de

grande importância para um melhor entendimento da regulação cardiovascular. Isto contribuiria para esclarecer os mecanismos envolvidos na manutenção das funções neurovegetativas, minimizando inesperadas mudanças na função cardiovascular de indivíduos comprometidos (hipertensos), e teria potencial aplicação terapêutica em circunstâncias onde a função reflexa não está mantida.

AGRADECIMENTOS

Os estudos citados nesta revisão foram desenvolvidos e estão em desenvolvimento com o apoio financeiro da FAPESP, CNPq e CNPq/PRONEX.

Dias ACR, Silva LG, Colombari E. Nitric oxide (NO) in the neural control of blood pressure: modulation of glutamatergic transmission within the NTS. *Medicina (Ribeirão Preto)* 2006; 39 (1): 51-64.

ABSTRACT: The neuromodulatory effect of nitric oxide (NO) on glutamatergic transmission within the NTS related to cardiovascular regulation has been widely investigated. Activation of glutamatergic receptors in the NTS stimulates the production and release of NO and other nitrosyl substances with neurotransmitter/neuromodulator properties. The presence of NOS, including the protein nNOS and its mRNA in vagal afferent terminals in the NTS and nodose ganglion cells suggest that NO can act on glutamatergic transmission. We previously reported that iontophoresis of L-NAME on NTS neurons receiving vagal afferent inputs significantly decreased the number of action potentials evoked by iontophoretic application of AMPA. In addition, iontophoresis of the NO donor papaNONOate enhanced spontaneous discharge and the number of action potentials elicited by AMPA, suggesting that NO could be facilitating AMPA-mediated neuronal transmission within the NTS. Furthermore, the changes in renal sympathetic discharge during activation of baroreceptors and cardiopulmonary receptors involve activation of AMPA and NMDA receptors in the NTS and these responses are attenuated by microinjection of L-NAME in the NTS of conscious and anesthetized rats. Cardiovascular responses elicited by application of NO in the NTS are closely similar to those obtained after activation of vagal afferent inputs, and L-glutamate is the main neurotransmitter of vagal afferent fibers. In this review we discuss the possible neuromodulatory mechanisms of central produced/released NO on glutamatergic transmission within the NTS.

keywords: AMPA. NMDA. Nitric Oxide. Regional Blood Flow. Blood Pressure. NTS.

REFERÊNCIAS

- 1 - Lin L-H, Talman WT. Soluble guanylate cyclase and neuronal nitric oxide synthase colocalize in rat nucleus tractus solitarius. *J Chem Neuroanat* 2005; 29: 127-36.
- 2 - Talman WT, Dragon DN, Ohta H, Lin L-H. Nitroxidergic influences on cardiovascular control by NTS: A link with glutamate. *Ann N Y Acad Sci* 2001; 940: 169-78.
- 3 - Lawrence AJ, Jarrott B. Neurochemical modulation of cardiovascular control in the nucleus tractus solitarius. *Prog Neurobiol* 1996; 48 : 21-53.
- 4 - Feldman JL, Ellenberger HH. Central coordination of respiratory and cardiovascular control in mammals. *Annu Rev Physiol* 1988; 50: 593-606.
- 5 - Ruggiero DA, Pickel VM, Milner TA, Anwar M, Otake K, Mtui EP, Park D. Viscerosensory processing in the nucleus tractus solitarius; structural and neurochemical substrates. In: Barraco IRA, ed. *Nucleus of solitary tract*. Boca Raton: CRC Press; 1994. p. 3-34.
- 6 - Talman WT, Perrone MH, Reis DJ. Evidence for L-glutamate as the neurotransmitter of baroreceptor afferent nerve fibers. *Science* 1980; 209: 813-5.

- 7 - Criscione L, Reis DJ, Talman WT. Cholinergic mechanisms in the nucleus tractus solitarius and cardiovascular regulation in the rat. *Eur J Pharmacol* 1983; 88: 47-55.
- 8 - Landulpho CDAP, Dias ACR, Colombari E. Cardiovascular mechanisms activated by microinjection of baclofen into the NTS of conscious rats. *Am J Physiol Heart Circ Physiol* 2003; 284: 987-93.
- 9 - Abdala AP, Haibara AP, Colombari E. Cardiovascular responses to substance P in the nucleus tractus solitarius: microinjection study in conscious rats. *Am J Physiol Heart Circ Physiol* 2003; 285: H891-8.
- 10 - Bauman MN, Wang D, Luschei ES, Talman WT. Effect of substance P injection into the nucleus tractus solitarius of rats on cricothyroid and thyroarytenoid motor activity and cardiovascular and respiratory systems. *Ann Otol Rhinol Laryngol* 2002; 111: 875-83.
- 11 - Esplugues JV. NO as a signalling molecule in the nervous system. *Br J Pharmacol* 2002; 135: 1079-95.
- 12 - Garthwaite J, Boulton CL. Nitric oxide signaling in the central nervous system. *Annu Rev Physiol* 1995; 57: 683-706.
- 13 - Brecht DS, Snyder SH. Nitric oxide mediates glutamate-linked enhancement of cGMP levels in the cerebellum. *Proc Natl Acad Sci USA* 1989; 86: 9030-3.
- 14 - Garthwaite J, Garthwaite G, Palmer RM, Moncada S. NMDA receptor activation induces nitric oxide synthesis from arginine in rat brain slices. *Eur J Pharmacol* 1989; 172: 413-6.
- 15 - Patel Kp, Li Y-F, Hirooka Y. Role of nitric oxide in central sympathetic outflow. *Exp Biol Med* 2001; 226: 814-24.
- 16 - Bates TE, Loesh A, Burnstock G, Clark JB. Immunocytochemical evidence for a mitochondrially located nitric oxide synthase in brain and liver. *Biochem Biophys Res Commun* 1995; 213: 896-900.
- 17 - Brown GC, Cooper CE. Nanomolar concentrations of nitric oxide reversibly inhibit synaptosomal respiration competing with oxygen at cytochrome oxidase. *FEBS Lett* 1994; 356: 295-8.
- 18 - Dinerman JL, Dawson TM, Schell MJ, Snowman A, Snyder SH. Endothelial nitric oxide synthase localized to hippocampal pyramidal cell: implications for synaptic plasticity. *Proc Natl Acad Sci USA* 1994; 91: 4214-8.
- 19 - Wiencken AE, Casagrande VA. Endothelial nitric oxide synthase (eNOS) in astrocytes: another source of nitric oxide in neocortex. *Glia* 1999; 26: 280-90.
- 20 - Murphy S. Production of nitric oxide by glial cell: regulation and potential roles in the CNS. *Glia* 2000; 29: 1-14.
- 21 - Nagase S, Takemura K, Ueda A, Hirayama A, Aoyagi K, Kondoh M, Koyama A. A novel nonenzymatic pathway for the generation of nitric oxide by the reaction of hydrogen peroxide and D- or L-arginine. *Biochem Biophys Res Commun* 1997; 233:150-3.
- 22 - Maiese K, Boccone L. Neuroprotection by peptide growth factors against anoxia and nitric oxide toxicity requires modulation of protein kinase C. *J Cereb Blood Flow Metab* 1995; 15: 440-9.
- 23 - Ignarro LJ. Signal transduction mechanisms involving nitric oxide. *Biochem Pharmacol* 1991; 41: 485-90.
- 24 - Schmidt HH, Gagne GD, Nakane M, Pollock JS, Miller MF, Murad F. Mapping of neural nitric oxide synthase in the rat suggests frequent co-localization with NADPH diaphorase but not with soluble guanylyl cyclase, and novel paraneural functions for nitrinergic signal transduction. *J Histochem Cytochem* 1992; 40: 1439-56.
- 25 - Southam F, Garthwait J. The nitric oxide cyclic GMP signalling pathway in the rat brain. *Neuropharmacology* 1993; 32: 1267-77.
- 26 - Young HM, Mccolague K, Furness JB, De Ventre J. Nitric oxide targets in the guinea-pig intestine identified by induction of cyclic GMP immunoreactivity. *Neuroscience* 1993; 55: 583-96.
- 27 - Seregelyes C, Igamberdiev AU, Maassen A, Hennig J, Dudits D, Hill RD. NO-degeneration by alfalfa class 1 hemoglobin (Mhb1): a possible link to PR-1a gene expression in Mhb1-overproducing tobacco plants. *FEBS Lett* 2004; 571: 61-6.
- 28 - Muller B, Kleschyov AL, Alencar JL, Vanin A, Stoclet JC. Nitric oxide transport and storage in the cardiovascular system. *Ann NY Acad Sci* 2002; 992: 131-9.
- 29 - Moncada S, Higgs A, Furchgott R. International Union of Pharmacology nomenclature in nitric oxide research. *Pharmacol Rev* 1997; 49: 137-42.
- 30 - Brecht DS, Hwang PM, Snyder SH. Localization of nitric oxide synthase indicating a neural role for nitric oxide. *Nature* 1990; 347: 768-70.
- 31 - Huang PL. Neuronal and endothelial nitric oxide synthase gene knockout mice. *Braz J Med Biol Res* 1999; 32: 1353-9.
- 32 - Estrada C, Defelipe J. Nitric oxide-producing neurons in the neocortex: Morphological and functional relationship with intraparenchymal microvasculature. *Cereb Cortex* 1998; 8: 193-203.
- 33 - Di Paola ED, Vidal MJ, Nistico G. L-Glutamate evokes the release of an endothelium-derived relaxing factor-like substance from the rat nucleus tractus solitarius. *J Cardiovasc Pharmacol* 1991; 17 (Suppl 3): 269-72.
- 34 - Garthwaite J. Glutamate, nitric oxide and cell-cell signalling in the nervous system. *Trends Neurosci* 1991; 14: 60-7.
- 35 - Kristensson K, Aldskogius M, Peng ZC, Olsson T, Aldskogius H, Betivoglio M. Co-induction of neuronal interferon-gamma and nitric oxide synthase in rat motor neurons after axotomy: a role in nerve repair or death? *J Neurocytol* 1994; 23: 453-9.
- 36 - Lü Y, Ding YQ, Quin BZ, Li JS. The distribution and origin of axon terminals with NADPH diaphorase activity in the nucleus of solitary tract of the rat. *Neurosci Lett* 1994; 171: 70-2.
- 37 - Ruggiero DA, Mtui EP, Otake K, Anwar M. Central and primary visceral afferents to nucleus tractus solitarius may generate nitric oxide as a membrane-permeant neuronal messenger. *J Comp Neurol* 1996; 364: 51-67.
- 38 - Colombari E, Davisson RL, Shaffer RA, Talman WT, Lewis SJ. Hemodynamic effects of L-glutamate in NTS of conscious rats: a possible role of vascular nitrosyl factors. *Am J Physiol* 1998; 274: 1066-74.
- 39 - Davisson RL, Shaffer RA, Johnson AK, Lewis SJ. Stimulation of lumbar sympathetic nerves may produce hindlimb vasodilation via the release of pre-formed stores of nitrosyl factors. *Neuroscience* 1996; 72: 881-7.

- 40 - Davisson RL, Shaffer RA, Johnson AK, Lewis SJ. Use-dependent loss of active sympathetic neurogenic vasodilation after nitric oxide synthase inhibition in conscious rats. Evidence for the presence of preformed stores of nitric oxide-containing factors. *Hypertension* 1996; 28: 347-53.
- 41 - Dias ACR, Talman WT, Colombari E. Hemodynamic effects elicited by microinjection of glutamatergic agonists into the NTS of conscious rats. *Am J Physiol* 2001; 281: 1026-34.
- 42 - Zhang J, Mifflin SW. Differential roles for NMDA and non-NMDA receptor subtypes in baroreceptor afferent integration in the nucleus of the solitary tract of the rat. *J Physiol* 1998; 511: 733-45.
- 43 - Botsford SA, Dean C, Hopp FA, Seagard JL. Presence of glutamate receptor subtypes on barosensitive neurons in the nucleus tractus solitarius of the dog. *Neurosci Lett* 1999; 261: 113-7.
- 44 - Seagard JL, Dean C, Hopp FA. Neurochemical transmission of baroreceptor input in the nucleus tractus solitarius. *Brain Res Bull* 2000; 51: 111-8.
- 45 - Lin H-C, Wan F-J, Tseng C-J. Modulation of cardiovascular effects produced by nitric oxide and ionotropic glutamate receptor interaction in the nucleus tractus solitarius of rats. *Neuropharmacology* 1999; 38: 935-41.
- 46 - Lin L-H, Emson PC, Talman WT. Apposition of neuronal elements containing nitric oxide synthase and glutamate in the nucleus tractus solitarius of rat: A confocal microscopy analysis. *Neuroscience* 2000; 96: 341-50.
- 47 - Esteves FOG, McWilliam PN, Batten TFC. Nitric oxide producing neurones in the rat medulla oblongata that projects to nucleus solitarius. *J Chem Neuroanat* 2000; 20: 185-97.
- 48 - Harada S, Tokunaga S, Momohara M, Masaki H, Tagawa T, Imaizumi T, Takeshita A. Inhibition of nitric oxide formation in the nucleus tractus solitarius increases renal sympathetic nerve activity in rabbits. *Circ Res* 1993; 72: 511-6.
- 49 - Togashi H, Sakuma I, Yoshioka M, Kobayashi T, Yasuda H, Kitabatake A, Saito H, Gross SS, Levi R. A central nervous system action of nitric oxide in blood pressure regulation. *J Pharmacol Exp Ther* 1992; 262: 343-7.
- 50 - Lewis SJ, Machado BH, Ohta H, Bates JN, Talman, WT. Microinjection of S-nitrosocysteine into the nucleus tractus solitarius decreases arterial pressure and heart rate via activation of soluble guanylate cyclase. *Eur J Pharmacol* 1991; 202: 135-6.
- 51 - Machado BH, Bonagamba LGH. Microinjection of S-nitrosocysteine into the nucleus tractus solitarius of conscious rats decreases arterial pressure but L-glutamate does not. *Eur J Pharmacol* 1992; 221: 179-82.
- 52 - Sakai K, Hirooka Y, Matsuo I, Eshima K, Shigematsu H, Shimokawa H, Takeshita A. Overexpression of endothelial nitric oxide synthase in the nucleus tractus solitarius causes hypotension and bradycardia in vivo. *Hypertension* 2000; 36: 1023-8.
- 53 - Dias ACR, Colombari E, Mifflin SW. Effect of nitric oxide on excitatory amino acid evoked discharge of neurons in the nucleus of the solitary tract. *Am J Physiol Heart Circ Physiol* 2003; 284: 234-40.
- 54 - Dias ACR, Vitela M, Colombari E, Mifflin SW. Nitric oxide modulation of glutamatergic, baroreflex, and cardiopulmonary transmission in the nucleus of the solitary tract. *Am J Physiol Heart Circ Physiol* 2005; 288: 256-62.
- 55 - Lo W, Lin H, Ger L, Tung C, Tseng C. Cardiovascular effects of nitric oxide and N-methyl-D-aspartate receptors in the nucleus tractus solitarius of rats. *Hypertension* 1997; 30: 1499-503.
- 56 - Dias ACR, Colombari E. Central nitric oxide modulates hindquarter vasodilation elicited by AMPA receptors stimulation into the NTS of conscious rats. *Am J Physiol Regul Integr Comp Physiol* 2006; 290: R1330-6.
- 57 - Shapoval LN, Sagach VF, Pobegailo LS. Nitric oxide influences ventrolateral medullary mechanisms of vasomotor control in the cat. *Neurosci Lett* 1991; 86: 9030-3.
- 58 - Manzoni O, Prezeau L, Marin P, Deshager S, Bockaert J, Fagni L. Nitric oxide-induced blockade of NMDA receptors. *Neuron* 1992; 8: 653-62.
- 59 - Tagawa T, Imaizumi T, Harada S, Endo T, Shiramoto M, Hirooka Y, Takeshita A. Nitric oxide influences neuronal activity in the nucleus tractus solitarius of rat brainstem slices. *Circ Res* 1994; 75: 70-6.
- 60 - Zanzinger J, Czachurski J, Seller H. Neuronal nitric oxide reduces sympathetic excitability by modulation of central glutamate effects in pigs. *Circ Res* 1997; 80: 565-71.
- 61 - Matsuo I, Hirooka Y, Hironaga K, Eshima K, Shigematsu H, Shihara M, Sakai K, Takeshita A. Glutamate release via NO production evoked by NMDA in the NTS enhances hypotension and bradycardia in vivo. *Am J Physiol Integr Comp Physiol* 2001; 280: 1285-91.
- 62 - Zanzinger J, Czachurski J, Seller H. Effects of nitric oxide on sympathetic baroreflex transmission in the nucleus tractus solitarius and caudal ventrolateral medulla in cats. *Neurosci Lett* 1995; 197: 199-202.
- 63 - Hirooka Y, Polson JW, Dampney RAL. Pressor and sympathoexcitatory effects of nitric oxide in the rostral ventrolateral medulla. *J Hypertens* 1996; 14: 1317-24.
- 64 - Martins-Pinge MC, Baraldi-Passy I, Lopes OU. Excitatory effects of nitric oxide within the rostral ventrolateral medulla of freely moving rats. *Hypertension* 1997; 30: 704-7.
- 65 - Kantzides A, Badoer E. nNOS-containing neurons in the hypothalamus and medulla project to RVLM. *Brain Res* 2005; 1037: 25-34.
- 66 - Guix FX, Uribesalgo I, Coma M, Muñoz FJ. The physiology and pathophysiology of nitric oxide in the brain. *Prog Neurobiol* 2005; 76: 126-52.
- 67 - Getting SJ, Segieth J, Ahamad S, Biggs CS, Whitton PS. Bophasic modulation of GABA release by nitric oxide in the hippocampus of freely moving rats in vivo. *Brain Res* 1996; 717: 196-9.
- 68 - Ohkuma S, Katsura M, Chen DZ, Narihara H, Kuriyama K. Nitric oxide-evoked [3H] gamma-aminobutyric acid release is mediated by two distinct release mechanisms. *Brain Res Mol Brain Res* 1996; 36: 137-44.
- 69 - Shapoval LM, Sahach VF, Pobihailo LS, Stepanenko LH, Iermolins'ka NV. Role of nitric oxide in effects of intramedullary injected gamma-aminobutyric acid on blood circulation. *Fiziol Zh* 2005; 51: 43-50.

- 70 - Kaehler ST, Singewald N Sinner C, Philippu A. Nitric oxide modulates the release of serotonin in the rat hypothalamus. *Brain Res* 1999; 835: 346-9.
- 71 - Trabace L, Cassano T, Tucci P, Steardo L, Kendrick KM, Cuomo V. The effects of nitric oxide on striatal serotonergic transmission involve multiple targets: an in vivo microdialysis study in the awake rat. *Brain Res* 2004; 1008: 293-8.
- 72 - Harkin A, Connor TJ, Walsh M, St. John N, Kelly JP. Serotonergic mediation of the antidepressant-like effects of nitric oxide synthase inhibitors. *Neuropharmacology* 2003; 44: 616-3.
- 73 - Saransaari P, Oja SS. Involvement of nitric oxide in adenosine release in the developing and adult mouse hippocampus. *Neurochem Res* 2004; 29:219-25.
- 74 - Prast H, Lamberti C, Fischer H, Tran MH, Philippu A. Nitric oxide influences the release of histamine and glutamate in the rat hypothalamus. *Naunyn Schmiedebergs Arch Pharmacol* 1996; 354: 731-5.
- 75 - Yang Qz, Hatton GI. Histamine H1-receptor modulation of interneuronal coupling among vasopressinergic neurons depends on nitric oxide synthase activation. *Brain Res* 2002; 955: 115-22.
- 76 - De Vente J, Ittersum MM, Axer H, Steinbusch HWM. Nitric-oxide-induced cGMP synthesis in cholinergic neurons in the rat brain. *Exp Brain Res* 2001; 136: 480-91.
- 77 - De Vente J. cGMP: a second messenger for acetylcholine in the brain? *Neurochem Int* 2004; 45: 799-812.
- 78 - Vicent SR, Satoh K, Armstrong DM, Fibiger HC. NADPH-diaphorase: aselective histochemical marker for the cholinergic neurons of the pontine reticular formation. *Neurosci Lett* 1983; 43: 31-6.
- 79 - Ellison DW, Kowall NW, MARTIN JB. Subset of neurons characterized by the presence of NADPH-diaphorase in human substantia innominata. *J Comp Neurol* 1987; 260: 233-45.
- 80 - Palkovits M, Jacobowitz DM. Topographic atlas of catecholamine and acetylcholinesterase-containing neurons in the rat brain. II. Hindbrain (mesencephalon, rhombencephalon). *J Comp Neurol* 1974; 157: 29 - 42.
- 81 - Kobayashi RM, Brownstein M, Saavedra JM, Palkovits M. Choline acetyltransferase content in discrete regions of the rat brain stem. *J Neurochem* 1975; 24: 637-40.
- 82 - Helke CJ, Muth EA, Jacobowitz DM. Changes in central cholinergic neurons in the spontaneously hypertensive rat. *Brain Res* 1980; 188: 425-36.
- 83 - Helke CJ, Handelsmann GE, Jacobowitz DM. Choline acetyltransferase activity in the nucleus tractus solitarius: regulation by afferent vagus nerve. *Brain Res Bull* 1983; 10: 433 -6.
- 84 - Palouzier B, Chamoin-Barrit MC, Portalier P, Ternaux JP. Cholinergic neurons in the rat nodose ganglia. *Neurosci Letters* 1987; 80: 147-52.
- 85 - Ternaux JP, Falempin M, Palouzier B, Chamoin MC, Portalier P. Presence of cholinergic neurons in the vagal system: biochemical and immunohistochemical approaches. *J Auton Nerv Syst* 1989; 28: 233 - 42.
- 86 - Buchholzer ML, Klein J. NMDA-induced acetylcholine release in mouse striatum: role of NOS synthase isoforms. *J Neurochem* 2002; 82: 1558-60.
- 87 - Lin L-H, Cassel MD, Sandra A, Talman WT. Direct evidence for nitric oxide synthase in vagal afferents to the nucleus tractus solitarius. *Neuroscience* 1998; 84: 549-58.
- 88 - Atkinson L, Batten TFC, Corbett EKA, Sinfield JK, Deuchars J. Subcellular localization of neuronal nitric oxide synthase in the rat nucleus of the solitary tract in relation to vagal afferent inputs. *Neuroscience* 2003; 118: 115-22.
- 89 - Chappleau MW, Hajduczuk G, Abboud FM. Mechanism of decreased baroreceptor activity in chronic hypertensive rabbits. Role of endogenous prostanoids. *J Clin Invest* 1990; 86:625-30.
- 90 - Jones JV. Time course and extent of carotid sinus baroreceptor threshold resetting in rats with renovascular hypertension, *Acta Physiol Scand* 1977; 99:173-82.
- 91 - Krieger EM, Salgado HC, Michelini LC. Resetting of the baroreceptors, In: Guyton AC, Hall JE, eds. *Cardiovascular physiology IV*. Baltimore: University Park Press; 1982. p. 119-45.
- 92 - Moreira ED, Ida F, Krieger EM. Reversibility of baroreceptor hyposensitivity during reversal of hypertension. *Hypertension* 1990; 15:791-6.
- 93 - Moreira ED, Ida F, Oliveira VLL, Krieger EM. Early depression of the baroreceptor sensitivity during onset of hypertension. *Hypertension* 1992; 19(II): II-198 – II-201.
- 94 - Qadri F, Arens T, Schwartz E-C, Häuser W, Dendorfer A, Dominiak P. Brain nitric oxide synthase activity in spontaneously hypertensive rats during the development of hypertension. *J Hypertens* 2003; 21: 1687-94.
- 95 - Thoren PN, Andresen MC, Brown AM. Resetting of aortic baroreceptors with nonmyelinated afferent fibers in spontaneously hypertensive rats. *Acta Physiol Scand* 1983; 117: 91-7.
- 96 - Vitela M, Mifflin SW. γ -Aminobutyric Acid_B receptor-mediated responses in the Nucleus Tractus Solitarius are altered in acute and chronic hypertension. *Hypertension* 2001; 37(part 2): 619-22.
- 97 - Zhang J, Mifflin SW. Integration of aortic nerve inputs in hypertensive rats. *Hypertension* 2000; 35 (part 2): 430-6.
- 98 - Turrigiano GG. Homeostatic plasticity in neuronal networks: the more things change, the more they stay the same. *Trends Neurosci* 1999; 22: 221-7.