迷走神経-横隔神経反射の頚髄内経路

メタデータ	言語: jpn
	出版者:
	公開日: 2017-10-04
	キーワード (Ja):
	キーワード (En):
	作成者:
	メールアドレス:
	所属:
URL	http://hdl.handle.net/2297/8966

迷走神経ー横隔神経反射の頸髄内経路

金沢大学大学院医学研究科脳神経外科学講座(主任:山本信二郎教授)

宮 森 正 郎

(昭和57年1月11日受付)

本論文の要旨は、第34回日本自律神経学会総会(東京、1981)において発表した。

軽麻酔非動化ネコを用いて、迷走神経一横隔神経反射(vago-phrenic reflex: VPR)の頸髄内経路 について検索した. 頸部迷走神経を電気刺激し、頸髄での誘発反応(vago-cervical response: VCR)を 平均加算で記録し、また、頸髄の刺激により横隔神経に誘発反応(cervical spinal cord-phrenic response: CPR)を記録した. C_{2-3} での VCR は、潜時 4.49±0.97 msec の短潜時反応と潜時 11.83±3.79 msec の長 潜時反応より成る. 長潜時反応は両側性に前索から側索腹側にわたる部位に、短潜時反応は対側の側索に 得られた. 迷走神経を種々の時間間隔で2発刺激した場合、VCR では短潜時反応には影響がなく、長潜時 反応では 90 msec まで増加し抑制の現象はない.これに対し、VPR の短潜時反応は刺激間隔が 30~90 msec で減少して長潜時反応の振幅は 30 msec まで増加し 40~100 msec で減少した. VPR および C₄₋₅での VCR は吸息相で促進され呼息相では抑制された. C_{2-3} で VCR が得られた側索腹側および前索の刺激により横隔 神経に誘発反応(CPR)を生じ、これらは吸息時促進され呼息時には抑制された. 上述の結果から、VPR の長潜時反応は C₂₋₃では両側の前索および側索腹側を、短潜時反応は対側の側索を通り横隔神経に達する. VPR の長潜時反応の増強の現象は延髄の機構により、VPR の短潜時、長潜時反応の抑制は横隔神経運動 ニューロンのそれで起こるものと考えられる.

Key words	Vago-phrenic reflex, Vago-cervical response, Cervical spi	nal
	cord-phrenic response.	

呼吸中枢への迷走神経求心性衝撃は呼吸リズムの調 節のみならず咳嗽および嘔吐などの呼吸器官および上 部消化管からの有害物質の排出にも関与し,個体保存 に欠くべからざるものである.山本¹¹²は頸部迷走神経 の電気刺激によって,横隔神経に誘発反応を生じ,こ れらは単一刺激の場合には吸息相において促進され呼 息相に抑制されるが,刺激頻度を増すと次第に反応の パターンを変え,20~50 Hzの刺激頻度では咳嗽現象を 来たすと共にそれに相応する横隔神経の放電パターン を生ずる事を認めた.Nail ら³³および Berger ら⁴¹は頸 部迷走神経の他に舌咽および上喉頭神経の電気刺激に よっても,同様の反射が生ずることを見た.池田ら⁵⁰は 上述の迷走神経一横隔神経誘発反応(vago-phrenic response,以下 VPR と略)は,延髄の孤束核の尾側2/ 3近傍と外側網様体の機構が関与し上位脳幹はむしろ 抑制的に働くことを見た.

延髄の呼吸中枢からの脊髄下行性伝導路についての 報告は数多い^{6)~16)}.この経路は一般に側索腹側および前 索に同定されているが両側性とするもの¹⁰⁾¹⁶⁾,同側のみ とするもの¹⁷⁾および対側のみとなす説¹⁸⁾がある.また逆 行性細胞変性による形態学的検索では,延髄網様体脊 髄路は両側性に前索の外側および側索の腹側を下行す るとされている¹⁹⁾²⁰.

著者はネコを用い、VPR の頸髄内経路および呼吸機 構における生理的役割について検索した.

材料および方法

実験には,体重 2.0~4.0 kg の成ネコ 30 匹を使用した.サイアミラール 14 mg/kg の静脈麻酔下に気管を切開,カニューレを挿入し股静脈にポリエチレンチュー

165

Cervical Descending Tract of Vago-Phrenic Reflex. **Tadao Miyamori,** Department of Neurosurgery (Director: Prof. S. Yamamoto), School of Medicine, Kanazawa University.

森

ブを挿入して薬済注入用とした。維持麻酔として5匹 に1~2時間間隔でサイアミラール5 mg/kgを加え, 頸髄から誘発反応をとる実験では残り25匹にアルフ $r \cdot クロラローゼ総量40~60 mg/kg 用いた。臭化パン$ クロニウム0.1 mg/kgを適時加えて非動化し、人工呼吸器で陽圧呼吸を維持した、VPRは正常換気下では著明に出現し、過換気下では減少する⁵¹ため、毎分換気回数を33回、1 回換気量を7 ml/kgとし正常換気下においた⁵¹²¹.

動物を仰臥位にし、左前頸部に胸鎖乳突筋前縁に沿 った線状皮切を加え、左側の横隔神経を露出し、加温 した流動パラフィンのプール中で手術顕微鏡下に神経 を剝離し、鎖骨下動脈と交叉する部位で結紮、その末 **梢側で切断し、筋および皮膚を縫合した。腹臥位にし** て定位脳固定装置に頭部を前屈させて固定し,第7頸 椎の棘突起を付属器具で固定した。後頸部正中より左 2 cm 外側にて正中に沿って線状皮切を加え,筋を切離 し,上述の結紮糸の目印のついた横隔神経を同定した. 後頸部正中より右2 cm 外側にて線状皮切を加え,背側 より迷走神経を露出し交感神経より分離剝離後切断し た。後頸部に正中切開を加え第2頸椎から第5頸椎ま で椎弓切除を行い、硬膜を正中切開し、頸髄を露出し た.露出した迷走神経,横隔神経および頸髄は 37~38°C に加温した流動パラフィンを置き冷却と乾燥を防いだ。 迷走神経と横隔神経の各中枢端に白金双極電極を装置 し、刺激用および記録用とした。実験室の室温は27°C に湿度を70%に保ち、動物は温水padにて直腸温 36~38℃に維持した.

肋間神経から記録する時には、動物を仰臥位とし、 左側の腹部の皮膚を反転し肋間神経の腹筋枝を同定, 末梢側で切断し中枢端に白金双極電極を装着した.

頸髄の電気刺激および迷走神経刺激に対する頸髄で の記録には、外筒 0.1 mm のステンレス単極電極ある いは外筒 0.3 mm,内芯 0.1 mm のステンレス同心円電 極を使用した。頸髄の刺激は迷走神経刺激による頸髄 誘発反応の得られた部位で行ない記録電極を動かす事 なく刺激電極として併用した。アイソレーターを介し た電気刺激装置(日本光電,SS - 101 J:SEN - 1101) により持続 0.5 msec の矩形波電流を用い、迷走神経に は5~8 v, 頸髄には 5 v の強さで刺激をした。

頸髄,横隔神経および肋間神経における誘発反応は 高入力インピーダンス前置増幅器(日本光電,AVZ-8)および高感度増幅器(日本光電,AVH-9)で増幅 し,sound monitorを用いると共にオッシロスコープ (日本光電,VC-9)で観察した。各誘発反応の記録 には,時定数を0.3秒に設定し,電子計算機(日本光 電,ATAC-501-10)により30回平均加算し,XYレ コーダー(横河, Type 3077)を用いた.連続記録に は直記式電磁オッシログラフ(横河, Type 2901) お よびジェット式インク書記録器(日本光電, RJJ - 1108) を用いた.

頸髄に刺入した電極の先端の位置を確かめるため記 録終了後,電極を陰性とし直流通電し,電極先端位置 に微少損傷を作製した.実験終了後,摘出した頸髄を 10%ホルマリンで固定し,セロイジン包埋した後40µ の連続切片を作製し,Weil氏髄鞘染色を行ない電極の 位置を検索した.

績

迷走神経刺激に対する頸髄誘発反応

成

迷走神経刺激に対する頸髄での誘発反応 (vagocervical response,以下 VCR と略)を,第2,第3 頸髄間 (C_{2-3})および第4,第5頸髄間 (C_{4-5})のレベ ルで検索した。

図1は一動物について単極誘導で、対側の C_{2-3} で得 られた誘発反応の形およびその得られる部位の分布を 示す.正中より外側 0.75 mm (A) に電極を挿入する と、前索 (A-6, 7, 8) に最大振幅 ($30 \mu v$)を有 する潜時 8.9 msec の反応が得られた.この動物におい ては後角 (A-2, 3) に潜時 10.4 msec の反応が得ら れたが,他にはこの様な例はなかった.外側 1.5 mm (B) では、側索腹側 (B-6, 7, 8) に最大の反応が得ら れ、それは潜時 3.3 msec の短潜時反応と 8.9 msec の 長潜時反応からなり、前者の最大振幅は 5 μv 、後者の それは 40 μv であった.外側 2.25 mm (C)では、側索 背側に最大振幅 ($15 \mu v$)を有し潜時 3.9 msec の誘発 反応が得られた (C-3).

VCR は、短潜時反応と長潜時反応とに分けられ、前 者の立ち上がり潜時は 2.8~6.2 msec (4.49±0.97 msec) 持続は 1.1~7.9 msec (3.45 ± 1.71 msec)、後 者の立ち上がり潜時は 7.9~20.8 msec (11.83 ± 3.79 msec) 持続は 2.3~19.8 msec (9.02 ± 2.63 msec) で あった。

図2は長潜時 VCR の得られた部位で、電極を陰性に し直流通電して得られた標本写真である。長径 500 µの 壊死巣が側索腹側で認められる.

図 3 - A は C_{2-3} において誘発反応が記録しえた部位 を示し、単極誘導で短潜時反応は振幅が 10 μ v 以上、 長潜時反応は 20 μ v 以上の反応を選んだ.短潜時反応 が対側性に側索で得られ、長潜時反応が両側性に側索 腹側および前索で得られた。従って、対側の迷走神経 刺激により、短潜時反応と長潜時反応が同時に記録さ れた場合には、同じ部位から同側の迷走神経刺激では ほとんど同一の大きさの長潜時反応のみが得られた.



Fig. 1. Averaged evoked responses in the cervical spinal cord between segment C_2 and C_3 by contralateral cervical vagal stimulation (vago-cervical response, VCR).

Responses with long latency are recorded in the anterior funiculus and ventral part of the lateral funiculus (A & B). Responses with short latency are recorded in the lateral funiculus (C). Monopolar recordings, Upwards negative.



Fig. 2. Section of cervical spinal cord (C_{2-3}) . The vago- cervical responses (VCR) with long latency were recorded in the vental part of the left lateral funiculus (arrow).

図 3 - B は第 4, 第 5 頸髄間 (C₄₋₅) で VCR の得られ た部位を示す. 短潜時,長潜時反応とも前角に反応が 得られた.

図4はクロラローゼ麻酔下,双極電極による C_{2-3} の 側索腹側部からの記録であり,対側迷走神経刺激の強 さによる VCR の変化を示す.短潜時反応は 0.14 v で 出現し,刺激の増強と共に振幅は増大し,最大値は 0.5 v で得られた.これに比し長潜時反応は 2.0 v から出現 し 3.5 v で最大値が得られた.また刺激電圧の強さによ る潜時の変化はみられなかった.

図5は図4と同一の動物でC₄₋₅の前角で横隔神経放 電と同期した吸息性放電の認められる部位にて,対側 迷走神経を刺激した時に得られる誘発反応の刺激電圧 の強さによる変化を示す.この VCR は吸息時のみ出現 し,呼息時には出現しなかった.短潜時反応は 0.3 v よ

森

宮



Fig. 3. Diagram illustrating the distribution of VCR at C_{2-3} (A) and C_{4-5} (B).

Cricles represent short latency responses in the contralateral lateral funiculus at C_{2-3} . Long latency responses were recorded bilaterally in the ventral part of lateral funiculus and anterior funiculus at C_{2-3} (triangles). Short latency responses with long latency responses were recorded in the ventral part of lateral funiculus, contralaterally (squares).

At the level of C_{4-5} , most responses were recorded in the anterior horn, indicating the phrenic motoneuron pool.

168



Fig. 4. Effects of variously intense vagal stimulation upon VCR at C_{2-3} .

The threshold and supramaximal threshold of short latency response are 0.14 v and 0.5 v, respectively. Those of long latency response are 2 v and 3.5 v, respectively.



Fig. 5. VCR in the phrenic motoneuron pool in the anterior horn at C_{4-5} .

A: VCR to stimulation with varied intensity.

B: Simultaneous recording of discharges in phrenic motoneuron pool (a) and phrenic nerve (c). The traces of b and d indicate integrated curves of discharges.

り出現し、1.0 v で最大値に達した. 長潜時反応は 2.5 v より出現し、1.0 v で最大値に達した. 長潜時反応は 2.5 v より出現した.これは図 4 で示した C_{2-3} の側索腹側での誘発反応の閾値よりわずかに高い値である. また、短潜時反応の潜時は 5.1 msec で,長潜時反応の潜時は 16.0 msec であり、同じ動物の VPR の矩および長潜時反応よりそれぞれ 0.8 msec および 0.4 msec 少い値を示した. 刺激の強さによる潜時への影響は見られなかった.

図 6 は C_{2-3} における VCR の頻回刺激による変化を示 す.短潜時反応は 0.5~10 Hz 間の頻回刺激によって潜 時,振幅とも全く変化をうけなかった. これらに対し 長潜時反応は 3 Hz で約 50%に振幅を減じ, 10 Hz で は反応はほとんど抑制された.

II. VCR と VPR の 2 発刺激による回復過程

図7および図8は対側迷走神経に種々の時間間隔で 2発刺激を与えた場合の C_{2-3} におけるVCR,および VPRの変化を示す.VCRの短潜時反応は10~100 msecの間隔の2発刺激によりその振幅は全く影響を受



Fig. 6. VCR at C_{2-3} with stimulation of varied frequency.

The short latency response is able to follow till 10 Hz stimulation. On the other hand, the size of long latency response is decreased to 50 % with 3 Hz and suppressed completely with 10 Hz stimulation.



森

Fig. 7. VCR at C₂₋₃ (A) and VPR (B) by double stimuli of vagal nerve. The intervals of double stimuli are 10 msec (A-1), 20 msec (B-1), 60 msec (A, B-2) and 100 msec (A, B-3).



Fig. 8. Recovery curves of VCR at C_{2-3} (A) and VPR (B).

Short latency responses of VCR don't change with stimulation of various intervals. Long latency response with 10 msec interval is as large as five times of control response. This decreases gradually and reaches the control level in 100 msec.

Short latency responses of VPR decrease in amplitude at the intervals from 30 to 90 msec. Long latency responses of VPR increase in amplitude for 30 msec and thence decrease until 100 msec.

Circle, short latency response.

Triangle, long latency response.



Fig. 9. Effects of respiratory phase on the evoked responses of phrenic nerve (VPR) and intercostal nerve (VIR) to vagal stimulation.

A. VPR is facilitated and suppressed in inspiratory and expiratory phases, respectively.

B. VIR is suppressed and facilitated in inspiratory and expiratory phases, respectively.

けなかった(図7,8-A).一方,長潜時反応は刺激間 隔10 msec では第2刺激による反応は,第1刺激によ る反応に比し5倍に増大した。刺激間隔を延ばすにし たがって第2刺激による反応は、その振幅を減じ100 msec で第1刺激による反応と同程度の振幅となった (図7,8-A).

VPR については短潜時反応は、刺激間隔 20 msec 以 下では全く変化せず、30~90 msec では抑制されて 60 msec で振幅は 20%に減少し最大抑制となり、100 msec でコントロール値に回復した(図7,8-B).一方、VPR の長潜時反応は 30 msec 以下では最大値 500%に達す る振幅の増大を見、40~100 msec では抑制され 60 msec で約 30%に減少し、125 msec でコントロール値 に回復した(図7,8-B).

Ⅲ. VPR 頸髄内下行路刺激による横隔神経誘発反応

VPR は呼吸相の影響を受けて,短潜時反応,長潜時 反応とも吸息相に顕著に出現し,呼息相には抑制され (図9-A),これに対し,肋間神経の腹筋枝の誘発反 応は吸息相に抑制され,呼息相には著明に出現した(図 9-B).

C₂₋₃の側索腹側および前索で VCR の得られた部位 で,電極の位置を変える事なくそのまま刺激電極とし ^{て刺激すると},吸息相においては同側の横隔神経に潜 時2.0 msec 並びに6.0 msec の誘発反応 (cervical spinal cord-phrenic response,以下 CPR と略) が得ら れるのに対し,呼息相では前者は殆ど完全に,後者は 振幅が 1/3 に抑制された (図 10).

考 察

迷走神経・舌咽神経の求心系を介する呼吸筋への反 射は、促進と抑制の交互のスイッチ効果をもつのを特 徴とする.山本²⁾は、ネコの頸部迷走神経中枢端の単発 刺激により横隔神経に潜時7~10 msecの小さな反応 と潜時 14~17 msec の大きな反応を生じ、これらは吸 息相には促進され、呼息相には抑制されるのを見た。 従って、この反応は吸息相においては横隔神経の自発 発射に混じて出現するが、反応の後 30~35 msec の間 は自発発射が抑制される.迷走神経一横隔神経の誘発 反応は 3~10 Hz の連続刺激で waxing and waning を示し、20~50 Hzの頻度刺激で1~1.5 秒間の inspiratory burst と suppression が繰り返され, 咳嗽型 の放電が出現する.一方,呼息筋への神経枝から同時 に記録すると迷走神経中枢端刺激に対する反応は、吸 息相には抑制され、呼息相には促進されて横隔神経と は全く対極の反応様式を示す. 延髄網様体から呼吸性 ニューロンを記録し、迷走神経を低頻度で刺激すると 呼息性ニューロンが抑制され、高頻度刺激では吸息性

森

झ



Fig. 10. Effects of respiratory phase on responses of phrenic nerve by cervical spinal cord stimulation (CPR).

CPR is facilitated in inspiratory phase while it is depressed in expiratory phase.

ニューロンが抑制される^{22)~24)}. 迷走神経刺激による横 隔神経の誘発反応はバルビタール剤によって抑制され やすく,上丘一下丘間切截および橋一延髄接合部切截 で振幅の増大を来たす⁵⁾.一側迷走神経刺激に対して同 側の孤束核尾側 2/3,対側の尾側 1/3 と commissural nucleus で誘発反応が記録され^{5)25)~27)},これらの部位が 迷走神経一横隔神経反射の中継核として働くものと推 定される.

延髄の呼吸中枢から脊髄呼吸運動ニューロンに至る 下行路には,前索および側索腹側と,側索の二経路が あげられている.Nakayamaら¹²⁾は,ネコについて延 髄吸息性および呼息性ニューロンの軸索を頸髄のレベ ルで刺激し,延髄から逆行性に誘発発射を記録する方 法により,吸息性線維の大部分は延髄下部で交叉して 対側性に,一部は同側性に側索の腹側および前索の背 外側を下行し,呼息性線維はそのほとんどが延髄下部 で交叉して,前索の背外側にある網様体脊髄路を下行 すると主張した.Davis ら¹⁵⁾は,切截実験により正常の

律動的な呼吸に関係する線維は側索の腹側を、咳嗽に 関する経路は前索を下行するとした. Torvic らいおよ び Nyberg-Hansen²⁰⁾は, 逆行性細胞変性による形態学 的検索から、ネコの橋網様体脊髄路は同側性に前索の 内側を下行し, 延髄網様体脊髄路は同側および対側に 下行し前索の外側と側索の腹側に位置するとした.本 研究においては、迷走神経刺激により脊髄から記録さ れる反応 (vago-cervical response: VCR) は、平均 11.83 msec の長潜時 VCR が両側の C2-3の前索から側 索腹側にわたる部位に, 平均 4.49 msec の短潜時 VCR が対側の側索に得られた。側索腹側から前索の範囲に 反応が得られた部位は上述の延髄網様体脊髄路および いわゆる呼吸性線維が存在する部位とほぼ一致し、こ の部位の刺激で横隔神経に誘発反応 (cervical spinal cord-phrenic response: CPR) を生じた. 対側の側索 で得られた VCR は, 短潜時のもののみであり, この部 位の反応は外側網様体脊髄路や孤束核脊髄路^{28)などが} 相当すると考えられる.

本研究において,2発刺激で長潜時 VCR は刺激間隔 が90 msec 以下で著明にその振幅が増大するが,頻回 刺激により著明に抑制され,反応は毎秒3回刺激で 50%,10回でほとんど0%となった.これに対して, 側索の短潜時 VCR は,頻回刺激および2発刺激により 変化を受けなかった.

Euler 6²⁹は頸部迷走神経を刺激した場合, 孤束核外 側部に迷走神経求心線維と直接線維連絡をもつ吸息性 $z_2-ロンの存在を報告し、その潜時は2.1~8.0 msec$ 平均3.6 msec であった. Cohen 6³⁰は, 延髄吸息性ニ $_2-ロンの大部分は、対側横隔神経運動ニューロンに$ 対して monosynaptic に強い線維結合を持つ事を証明した. Berger 6⁴は、舌咽、迷走神経の求心線維、同側の孤束核内吸息性ニューロンと対側の横隔神経運動 $<math>z_2-ロンを介した disynaptic な反射経路を主張して$ いる.本研究における前索から側索腹側にわたる長潜時 VCR は、延髄で多くのシナプスを介した反応であり、これに対し短潜時 VCR は単あるいは少シナプス性の反応であり、両者はそれぞれ VPR の長潜時反応、短潜時反応に対応するものと考えられる.

 λ コの横隔神経運動ニューロンは、変性実験による と第5,第6頸髄の前角に証明され³¹⁾³²⁾,横隔神経の逆 行性刺激の実験によると、第4から第6頸髄の前角の 腹内側縁に認められる³³⁾.本研究において、C₄₋₅におけ る VCR は、短潜時、長潜時反応とも前角に集中して得 られ、VPR の潜時よりそれぞれ 0.8 msec および 0.4 msec 少い値を示し、また反応が呼吸相に影響されるな ど、VPR を反映するものと言える。

Pitts³⁴は延髄吸息中枢を刺激して横隔神経から誘発 反応を記録する実験で、2発刺激により促進につづく 抑制を認め、彼は促進は延髄の吸息中枢によるもので あり抑制は横隔神経運動ニューロンの機構によるもの と主張した. Gill ら35)は脊髄ネコを用いて、C2-3の側索 を刺激し、横隔神経運動ニューロンでの細胞内記録に より、立ち上がり潜時 3.8~6.1 msec, 持続 7~25 msecの EPSP とそれにつづく IPSP を報告し, 2 発刺 激では第2刺激によって生じる EPSP は、第1刺激に よって生じた IPSP の時期には著しく抑制されるとして いる.迷走神経を種々の時間間隔で2発刺激した場合, VCRでは短潜時反応には影響がなく,長潜時反応の振 幅は90 msec まで増加し、いずれの刺激間隔において も振幅の減少は見られなかった.これに対し VPR の短 潜時反応の振幅は刺激間隔が 30~90 msec で,長潜時 反応の振幅は 40~100 msec で減少した. VCR と VPR の相異は、横隔神経運動ニューロンの機構によるもの と推定される。

Berger⁴⁾³⁶⁾³⁷⁾は上喉頭神経刺激によって横隔神経に

誘発反応が吸息相のみ記録され、呼息相には抑制され る現象を respiratory gating と称し、この現象は呼息 相においては上喉頭神経刺激に応ずる延髄の吸息性ニ ューロンの数の減少にもよるが、それよりこの相にお いては横隔神経運動ニューロンが過分極の状態にある ことの影響が大きく、その比は1:3であると主張し た. Euler ら29)は孤束近傍の吸息性ニューロンが迷走神 経刺激に対して呼息期および吸息初期はその反応性が 低いことをみた.しかし、Hukuhara ら38)は、延髄吸息 性ニューロンは迷走神経の刺激に対して吸息時も呼息 時も同様に誘発発射を生じると主張した。Zielinski ら39) は第2頸髄の前側索および側索の刺激により吸息時に 横隔神経に 2.4 msec と 6.6 msec の反応を認め, 前者 は呼息相に消失し、後者は呼息後期に抑制されるとし た。Pitts34)も延髄吸息中枢刺激により、横隔神経での 短潜時反応の呼息時消失を認めている。本研究におい τ CPR (cervical spinal cord-phrenic response) k, 2.0 msec と 6.0 msec の反応が得られ, 両者とも呼息時 には抑制されるが前者の方が抑制の程度が強かった. CPR が吸息相で大きく呼息相で著明に抑制される現象 は、呼息時に横隔神経運動ニューロンレベルで強い抑 制が働いている事を示す。このことは横隔神経運動ニ ユーロンは、

延髄呼吸中枢の広い範囲から

輻湊的な影 響を受け、吸息相においては閾値が下がって促進の状 態にあり、呼息相においては閾値を高めて抑制的状態 にあることを示唆する。

論

軽麻酔非動化ネコ 30 匹を用いて,迷走神経一横隔神 経反射の頸髄内経路を平均加算法により検索した。

結

1. C_{2-3} で得られる VCR は, 潜時 4.49±0.97 msec の短潜時反応と潜時 11.83±3.79 msec の長潜時反応 より成る. 長潜時 VCR は両側性に前索から側索腹側に わたる部位に, 短潜時 VCR は対側の側索に得られた.

2.迷走神経を種々の時間間隔で2発刺激した場合, VCRの短潜時反応には影響がなく,長潜時反応はその 振幅が90 msecまで増加し,いずれの刺激間隔におい ても振幅の減少はみられなかった.これに対して VPR の短潜時反応の振幅は刺激間隔が30~90 msecで減少 して長潜時反応の振幅は30 msecまで増加し,40~100 msecで減少した.

3. VPR および C_{4-5} での VCR は呼吸相の影響を受け、吸息時刺激で促進され呼息時では抑制された.

 $4.C_{2-3}$ で VCR が得られた側索腹側部および前索の 刺激により横隔神経に潜時 2.0 msec と 6.0 msec の誘 発反応 (CPR)を生じ、これらは吸息時促進され呼息 時には抑制された.

森

5.上述の結果から、VPR の長潜時反応は C_{2-3} では 両側の前索および側索腹側を、短潜時反応は対側の側 索を通り横隔神経に達する、VPR のうち長潜時反応の 増強の現象は主として延髄の機構により、VPR の短潜 時、長潜時反応の抑制は横隔神経運動ニューロンのそ れで起こるものと考えられる、

稿を終えるに臨み,終始御懇篤な御指導と御校閲を賜わり ました恩師山本信二郎教授に深甚の謝意を表します.また, 本研究の遂行にあたり常に適切な御指導と御教示を賜わった 伊藤治英講師をはじめ教室員の皆様に深く感謝致します.

文

献

1) Yamamoto, S.: Effects of visceral and somatic afferent nerve stimulation on intra-abdominal pressure reflex of pelvic nerve origin. Exptl. Neurol., 9, 114-126 (1964).

2) Yamamoto, S.: Reflex discharges in phrenic and abdominal muscle nerves to vagal afferent nerve stimulation. Exptl. Neurol., 13, 402-417 (1965).

3) Nail, B. S., Sterling, G. M. & Widdicombe, J. G.: Patterns of spontaneous and reflexly-induced activity in phrenic and intercostal motoneurons. Exp. Brain Res., 15, 318-322 (1972).

4) Berger, A. J. & Mitchell, R. A.: Lateralized phrenic nerve responses to stimulating respiratory afferents in the cat. Am. J. Physiol., 230, 1314-1320 (1976).

5) 池田清延,伊藤治英,山本信二郎:迷走神経一横 隔膜神経反射.自律神経,17,287-295 (1980).

6) Langendorff, O., Nitschmann, R. & Witzack, H.: Studien über die Innervation der Athembewegungen. Ueber ungleichzeitige Thätigkeit beider Zwerchfellshälften. Arch. Anat. Physiol., Leipzig, Physiol. Abt., 78 - 79 (1881).

7) Porter, W. T.: The path of the respiratory impulse from the bulb to the phrenic nuclei. J. Physiol., 17, 455-485 (1895).

8) Pitts, R. F.: The respiratory center and its descending pathways. J. Comp. Neurol., 72, 605-625 (1940).

9) Pitts, R. F.: Organization of the respiratory center. Physiol. Rev., 26, 609-630 (1946).

10) Rosembaum, H. & Renshaw, B. : Descending respiratory pathways in the cervical spinal cord. Am. J. Physiol., 157, 468-476 (1949).

11) Nathan, P. W.: The descending respiratory

pathway in man. J. Neurol. Neurosurg. Psychiat., 26, 487-499 (1963).

12) Nakayama, S. & Baumgarten, R. von.: Lokalisierung absteigender Atmungsbahnen im Rückenmark der Katze mittels antidromer Reizung. Pflügers Archiv., 281, 231-244 (1964).

13) Belmusto, L., Woldring, S. & Owens, G.: Localization and patterns of potentials of the respiratory pathway in the cervical spinal cord in the dog. J. Neurosurg., 22, 277-283 (1965).

14) Hitchcock, E. & Leece, B.: Somatotopic representation of the respiratory pathways in the cervical cord of man. J. Neurosurg., 27, 320-329 (1967).

15) Davis, J. N. & Plum, F.: Separation of descending spinal pathways to respiratory motoneurons. Exptl. Neurol., 34, 78-94 (1972).

16) Cohen, F. L.: Effects of various lesions on crossed and uncrossed descending inspiratory pathways in the cervical spinal cord of the cat. J. Neurosurg., **39**, 589-595 (1973).

17) Kahn, N. & Wang, S. C.: Descending respiratory pathways in the medulla oblongata of the cat. Am. J. Physiol., 209, 599-603 (1965).

18) Salmoiraghi, G. C. & Burns, B. D.: Notes on mechanism of rhythmic respiration. J. Neuro-physiol., 23, 14-26 (1960).

19) Torvic, A. & Brodal, A.: The origin of reticulospinal fibers in the cat. Anat. Rec., 128, 113-137 (1957).

20) Nyberg-Hansen, R.: Sites and mode of termination of reticulo - spinal fibers in the cat. An experimental study with silver impregnation methods. J. Comp. Neurol., **124**, 71-99 (1965).

柏原謙悟:呼吸運動に及ぼすネコ大脳皮質運動野の電気刺激効果. 十全医会誌, 90, 63-79 (1981).

22) 島田久八郎,川崎了二:延髄呼吸性ニューロンに 対する迷走神経刺激効果について.新潟医会誌.80, 536-541 (1966).

23) Dirken, M. N. J. & Wolding, S.: Unit activity in bulbar respiratory center. J. Neurophysiol., 14, 211-255 (1951).

24) Nakayama, T. & Hori, T.: Response of medullary respiratory neurons to stimulation of the vagus. Jap. J. Physiol., 14, 147-154 (1964).

25) Harrison, F.: Intramedullary potentials following stimulation of the cervical vagus, Anat.

Rec., 91, 280 (1945).

26) Anderson, F. D. & Berry, C. M.: An oscillographic study of the central pathways of the vagus nerve in the cat. J. Comp. Neurol., 106, 163-181 (1956).

27) **Porter, R.**: Unit responses evoked in the medulla oblongata by vagus nerve stimulation. J. Physiol., **168**, 717-735 (1963).

28) Torvic, A.: The spinal projecton from the nucleus of the solitary tract. An experimental study in the cat. J. Anat., 91, 314-322 (1957).

29) Euler, C. V., Hayward, J. N., Marttila, I. & Wyman, R. J.: Respiratory neurons of the ventrolateral nucleus of the solitary tract of cat : vagal input, spinal connections and morphological identification. Brain Research, 61, 1-22 (1973).

30) Cohen, M. I., Piercey, M. F., Gootman, P. M. & Wolotsky, P.: Synaptic connections between medullary inspiratory neurons and phrenic motoneurons as revealed by cross-correlation. Brain Research, 81, 319-324 (1974).

31) Keswani, N. H., Groat, R. A. & Hollinshead,
W. H.: The phrenic nucleus. I. Localization of the phrenic nucleus in the spinal cord of the cat. J. Anat. Soc. India, 3, 82-89 (1954).

32) Keswani, N. H.: The phrenic nucleus. III. Organization of the phrenic nucleus in the spinal cord of the cat and man. Proc. Mayo Clin., 30, 566-577 (1955).

33) Baumgarten, R. von., Schmedt, H. & Dodich, N.: Microelectrode studies of phrenic motoneurons. Ann. N. A. Acad. Sci., 109, Art. 2, 536-544 (1963).

34) Pitts, R. F.: The basis for repetitive activity in phrenic motoneurons. J. Neurophysiol., 6, 439-454 (1943).

35) Gill, P. & Kuno, M.: Excitatory and inhibitory actions on phrenic motoneurons. J. Physiol., 168, 274-289 (1963).

36) Berger, A. J.: Dorsal respiratory group neurons in the medulla of cat: spinal projections, responses to lung inflation and superior laryngeal nerve stimulation. Brain Research, **135**, 231-254 (1977).

37) Berger, A. J.: Respiratory gating of phrenic motoneuron responses to superior laryngeal nerve stimulation. Brain Reseach, 157, 381-384 (1978).

38) Hukuhara, T., Okada, H. & Nakayama, S. : On the vagus-respiratory reflex. J. Physiol., **6**, 87-97 (1956).

39) Zielinski, A. T. & Gebber, G. L.: Basin for late expiratory spinal inhibition of phrenic nerve discharge. Am. J. Physiol., 228, 1690-1694 (1975).

森

Cervical Descending Tract of Vago-Phrenic Reflex Tadao Miyamori, Department of Neurosurgery (Director: Prof. S. Yamamoto), School of Medicine, Kanazawa University, Kanazawa, 920 – J. Juzen Med. Soc., 91, 165–176 (1982)

Key words: Vago-phrenic reflex, Vago-cervical response. Cervical spinal cord-phrenic response.

Abstract

The descending tract in the cervical spinal cord of phrenic nerve reflex to vagal nerve stimulation (vago-phrenic reflex: VPR) was studied in cats. The animal was slightly anesthetized and immobilized under artificial respiration. Averaged evoked responses in the cervical spinal cord to vagal nerve stimulation (vago-cervical response: VCR) and phrenic nerve responses to stimulation of the cervical spinal cord (cervical spinal cord-phrenic response: CPR) were investigated. The VCR at C2.3 was composed of short latency responses (4.49±0.97 msec) and long latency ones (11.83±3.79 msec). Long latency responses were recorded bilaterally in the anterior funiculus and ventral part of the lateral funiculus. On the other hand, short latency responses were recorded in the lateral funiculus contralaterally. Short latency responses of VCR were not nearly influenced by interval of double shocks. Long latency responses of VCR increased in amplitude for 90 msec and maximum rate reached 5 times. Short latency responses of VPR decreased in amplitude at intervals from 30 to 90 msec. Long latency responses of VPR increased in amplitude for 30 msec and thence decreased until 100 msec. VPR and VCR at C4., were recorded during the inspiratory phase but not during the expiratory phase. By stimulation of ventral part of the lateral funiculus and anterior funiculus where VCR was recorded, CPR was evoked during the inspiratory phase but not during the expiratory phase.

It is concluded from the results mentioned above that long latency responses of VPR reach phrenic nerve via the anterior funiculus and ventral part of the lateral funiculus at C_{2-3} bilatérally, and that short latency responses of VPR reach phrenic nerve via the lateral funiculus contralaterally. These findings suggest that facilitatory phenomena, such as summation are present in medulla and that inhibitory mechanism occurs in the level of phrenic motoneurons.