

가토 신동맥 평활근에서 Strontium의 Calcium 대행역할

충남대학교 의과대학 생리학교실

장 윤 철·전 병 화·장 석 종

(1990년 10월 20일 접수)

= Abstract =

Ca²⁺-Substitutional Roles of Strontium for the Contractile Processes in the Rabbit Renal Artery

Yun Cheol Chang, Byeong Hwa Jeon and Seok Jong Chang

Department of Physiology, College of Medicine, Chungnam National University, Taejeon, Korea

The Ca²⁺-substitutional roles of strontium for the contractile processes were investigated in the rabbit renal artery. The contractions induced by either norepinephrine or high K⁺ in the condition which intra- and extracellular Ca²⁺ were replaced by Sr²⁺, i.e. Sr²⁺-mediated contractions, were dose-dependent. And then the maximal amplitude of contraction, as compared with Ca²⁺-mediated contraction, was about 50% in norepinephrine and about 70% in high K⁺. The Sr²⁺-mediated contractions were independent in the contraction by norepinephrine (10⁻⁵M) but dependent in those by high K⁺ (100 mM) on the extracellular Sr²⁺ concentration. Also Sr²⁺-mediated contractions induced by norepinephrine were observed in the Sr²⁺-free Tyrode's solution.

The Sr²⁺-mediated contractions induced by either norepinephrine or high K⁺ were suppressed by verapamil, a Ca²⁺-channel blocker. By extracellular addition of Sr²⁺, the Ca²⁺-mediated contractions induced by norepinephrine (10⁻⁵M) or 40 mM K⁺ were inhibited but those by high K⁺ (100 mM) were increased. And the Sr²⁺-mediated contractions were increased by extracellular addition of Ca²⁺ but did not reach the level of Ca²⁺-mediated contraction.

Therefore it is suggested that in the vascular smooth muscle of rabbit renal artery Sr²⁺ could enter the smooth muscle cells easily through the potential-operated calcium channel (POC) but not easily through the receptor-operated calcium channel (ROC), and Sr²⁺ might be stored in the intracellular Ca²⁺-binding site and released by NE and induced the contraction by a way of activating directly the contractile apparatus.

Key Words: Strontium, Calcium, Arterial contraction, Norepinephrine, High-potassium

서 론

근세포의 종류에 관계없이 Ca²⁺은 수축기구를 활성화하여 근 수축을 조절하며 Sr²⁺은 근수축과정에 있어 이러한 Ca²⁺의 작용을 대행할 수 있음이 골격근, 심장근 및 평활근에서 밝혀지고 있다.

일찌기 Heibrunn과 Wiercinski(1947)는 골격근의 근세포내에 Sr²⁺을 주입(microinjection) 할 때 수축이 일어남을 확인하였으며 Edward 등(1966)은 Sr²⁺이 microsomal fraction, 특히 근장그물에 Ca²⁺보다는 효율적이지 못하지만 저장이 가능하다고 하였다. 또한 평활근에서도 Sr²⁺은 세포내의 Ca²⁺이 결합되는 장소에 결합할 수 있음이 알려져 있다.

(Somlyo & Somlyo, 1971; Arjamaa, 1982; Yasuda & Sakai, 1984; Uhrik & Zacharova, 1988).

Inomata와 Kao(1979)는 평활근에서 Sr^{2+} 은 Ca^{2+} 이 통과하는 Ca^{2+} 통로를 통하여 세포내로 들어갈 수 있다고 하였으며 Hagiwara(1983)는 골격근과 심근에서 Sr^{2+} 은 막전압 작동성 Ca^{2+} 통로(potential-operated calcium channel, POC)를 통하여 잘 이동될 수 있고 투과도도 Ca^{2+} 과 비슷하지만 수용체 작동성 Ca^{2+} 통로(Receptor-operated calcium channel, ROC)는 잘 통과하지 못한다고 보고하였는데 이같은 사실은 Cognard와 Raymond(1985), Karaki 등(1986)에 의해서도 보고된 바 있다. 반면에 Hagiwara 등(1974)은 조개 샷갓근에서는 Sr^{2+} 이 오히려 Ca^{2+} 보다 막투과도가 크다고 보고하였다.

Cognard와 Raymond(1985)는 심근과 골격근에서 수축용액의 Ca^{2+} 을 Sr^{2+} 으로 치환한 경우 일어나는 수축은 Sr^{2+} 이 오히려 Ca^{2+} 에 비하여 수축기구에 대한 친화성이 작고 Ca^{2+} -pump의 작용 때문에 세포외에서 유입되는 Sr^{2+} 은 수축을 일으킬 수 있는 농도에 도달하지 못하여 Sr^{2+} 의 유입 자체만으로는 수축이 일어나지 못하는 바, Sr^{2+} 이 저장 Ca^{2+} 을 유리시키는 소위 Sr^{2+} -induced Ca^{2+} release 기전을 통하여 수축을 일으킨다고 하였다. 또한 Yasuda와 Sakai(1984)도 평활근에서 Sr^{2+} 에 의한 수축이 Sr^{2+} -induced Ca^{2+} release 기전을 통하여 일어난다고 하였다. 그러나 Sr^{2+} 이 직접 세포내의 수축기구를 활성화하여 수축을 일으킨다는 보고들(Uvelius et al, 1974; Taniyama et al, 1977; Hai & Murphy, 1988)도 있다.

Sr^{2+} 수축용액에서 평활근의 수축은 Ca^{2+} 수축용액에서의 수축에 비해 작게 일어나는데 이는 Sr^{2+} 이 Ca^{2+} 에 비하여 수축기구와의 친화도가 작기 때문이라는 보고가 많다. 즉 평활근에서 Sr^{2+} 도 myosin의 인산화를 통하여 수축을 일으키는 것으로 생각되며 Sr^{2+} 이 Ca^{2+} -calmodulin의 존성 효소인 MLCK(myosin light chain kinase)를 활성화시키는 정도는 Ca^{2+} 보다 약 40배 작으며 (Hoar et al, 1979; Kamm & Stull, 1985; Hai & Murphy, 1988), 토끼와 쥐의 대동맥 그리고 Guinea-pig 결장뉴의 skinned fiber에서 Sr^{2+} 과 Ca^{2+} 으로 수축을 일으켜 친화도를 비교한 결과에서도 Sr^{2+} 은 Ca^{2+} 에 비하여 수축

기구와의 친화성이 20~60배 낮다고 보고된 바 있다 (Karaki et al, 1986).

이상에서와 같이 혈관을 포함한 평활근에서 수축 물질이나 고농도 K^+ 에 의한 탈분극으로 수축을 일으킬 때 Sr^{2+} 은 Ca^{2+} 통로를 통하여 세포내로 유입되어 수축을 일으킴은 잘 알려진 바이나 그 기전과 Sr^{2+} 의 Ca^{2+} 역할 대행의 정도는 연구자들 및 평활근의 종류에 따라 각각 다르다. 따라서 저자는 신동맥 평활근에서 수축을 유발시킬 수 없는 수준까지 세포내 Ca^{2+} 을 norepinephrine(NE)으로 고갈시키고 (Deth & van Breemen, 1974) Sr^{2+} 으로 치환시킨 세포와 정상세포에서 이들 세포의 NE 또는 고농도 K^+ 에 대한 수축특성을 비교 연구함으로서 Sr^{2+} 의 신동맥 평활근에서 작용기전과 Ca^{2+} 의 대행 역할 정도를 밝히고자 하였으며 아울러 두 이온들의 상호보완성을 검토하고자 본 연구를 시도하였다.

실험 방법

체중 2.0 Kg 내외의 뉴질랜드산 백색 토끼(New Zealand white)를 암수 구별없이 사용하였다. 토끼의 흥분으로 인한 아드레날린의 분비를 가능한 한 줄이기 위하여 후두부를 순간적으로 강타하여 즉사케한 후 즉시 총경동맥을 절단하여 실혈시켰다. 개복하여 신동맥을 적출한 후 100% 산소로 평형을 이룬 tris-완충 Tyrode용액(NaCl; 158, KCl; 4, CaCl₂; 2, MgCl₂; 1, Tris; 5, Glucose; 6 mM, pH; 37°C에서 7.35)이 들어 있는 준비용기 내에서 혈관 주위 조직을 깨끗이 박리하고 실온에서 1시간동안 산소를 공급하면서 회복시켰다. 혈관 절제용 유리막대 끝에 혈관의 한쪽 끝을 고정하고 돌리면서 45도 방향으로 나비 2 mm, 길이 10 mm 되게 안과 수술용 가위로 잘라 절편을 만들었다. 근육고정기에 절편 양끝을 이완상태에서 실로 고정한 후 37°C에서 100% 산소로 평형을 이룬 tris-완충 Tyrode 용액이 들어 있는 실험용기(용량 100 ml)에 옮겼다. 근육 고정기의 유리선을 장력변환기(F-60, Narco Biosystem)에 연결하고 20분 간격으로 새로운 용액을 갈아 주면서 1시간동안 회복시켰다. 이상의 처리가 끝난 후 견인기로서 혈관절편은 길이의 10%씩 단계적으로 늘이면서 길이-장력 관계를 관찰하고 최적길이를 결정

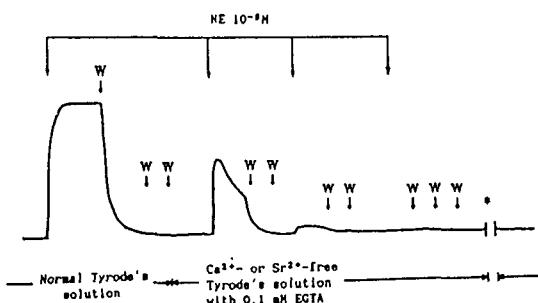


Fig. 1. Replacement of intracellular Ca^{2+} by Sr^{2+} ; depletion of intracellular Ca^{2+} with NE and refilling of Sr^{2+} .

* : 1 hour incubation in the Sr^{2+} (9 mM) Tyrode's solution after depletion of intracellular Ca^{2+} with NE

W : Washing

하였다. 실험용기는 항온순환기로서 물을 순환시켜 37°C를 유지하게 하였으며, 장력의 기록은 장력변환기 및 피지오그라프(MK-IV, Narco Biosystem)를 이용하였다(Chang et al, 1990).

고농도 K^+ -수축용액으로는 등장성을 유지하기 위하여 정상 Tyrde용액의 Na^+ 을 줄여 62(또는 122) mM로 하고 K^+ 을 높여 만든 100(또는 40) mM로 만든 고농도 K^+ -Tyrde 용액을 사용하였다. 세포내의 Ca^{2+} 을 Sr^{2+} 으로 대치시키는 방법으로는 세포외에 Ca^{2+} 이 없는 Ca^{2+} -free Tyrode 용액에서 혈관의 세포내 Ca^{2+} 을 고갈시키는 물질로 알려진 (Deth & van Breemen, 1974) NE(10^{-5}M)을 반복 투여하여 수축이 일어나지 않는 것을 확인하고 Sr^{2+} 9 mM을 첨가 한 후 1 시간동안 incubation시켰다. (Hai & Murphy, 1988) (Fig. 1). 모든 실험은 약물 투여가 끝난 후 3회 이상 세척하여 혈관절편이 이전 실험으로부터 회복되었음을 확인한 후 다음 실험을 진행하였으며 Ca^{2+} -free Tyrode 용액은 전존 Ca^{2+} 을 제거하기 위하여 0.1 mM EGTA를 첨가하여 사용하였다.

실험성적

가토 신동맥 평활근을 이용하여 Sr^{2+} 동원에 의하여 일어나는 수축의 NE농도-의존성을 Ca^{2+} 의 성적

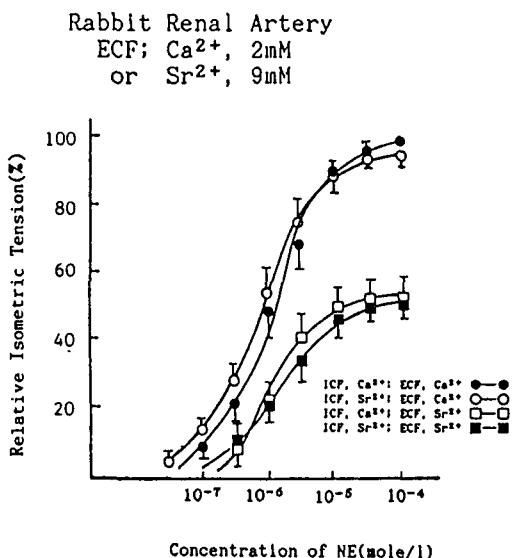


Fig. 2. Dose-response curves of norepinephrine (NE) in the Ca^{2+} (2 mM) or Sr^{2+} (9 mM)-Tyrode's solution. Ordinate: Percentage of maximal tension by NE (Ca^{2+} 2 mM). Each point shows the mean ($n=5$) and vertical line is S.E..

과 비교하였다(Fig. 2). Fig. 2에서 보는 바와 같이 세포외에 Ca^{2+} 이 있는 경우나 Sr^{2+} 이 있는 경우 양자 모두에서 수축은 NE농도-의존적으로 증가하여 $10^{-5}\text{M} \sim 10^{-4}\text{M}$ 에서 최대수축을 보였으며 세포외 Sr^{2+} 이 있는 경우 Ca^{2+} 이 있는 경우에 비하여 수축은 약 50% 정도를 나타냈다.

Fig. 2의 NE에 의한 수축이 세포외에 Sr^{2+} 이 있는 경우 Ca^{2+} 이 있는 경우보다 작아지는 이유를 알아보기 위하여 NE(10^{-5}M)으로 수축을 일으킬 때 수축에 미치는 세포외 Ca^{2+} 또는 Sr^{2+} 농도-의존성을 검토하였다(Fig. 3). Fig. 3에서 보는 바와 같이 NE에 의한 수축은 세포외에 Ca^{2+} 이 있을 때 정상세포의 경우나 세포내 Ca^{2+} 이 Sr^{2+} 으로 대치된 세포의 경우, 양자 모두에서 수축은 세포외 Ca^{2+} 농도-의존적으로 증가하여 1 mM Ca^{2+} 부근에서 최대수축을 보였다. 그러나 세포외 Sr^{2+} 이 있는 경우는 농도-의존성이 미약하여 세포외 Sr^{2+} 의 농도증가에 따라 수축이 크게 증가하지 않았으며 수축의 크기는 세포외 Ca^{2+} 이 있을 때의 약 50% 정도를 나타냈다.

Sr^{2+} 동원에 의하여 일어나는 수축의 K^+ 농도-의 존성을 Ca^{2+} 의 성적과 비교하였다(Fig. 4). Fig. 4에

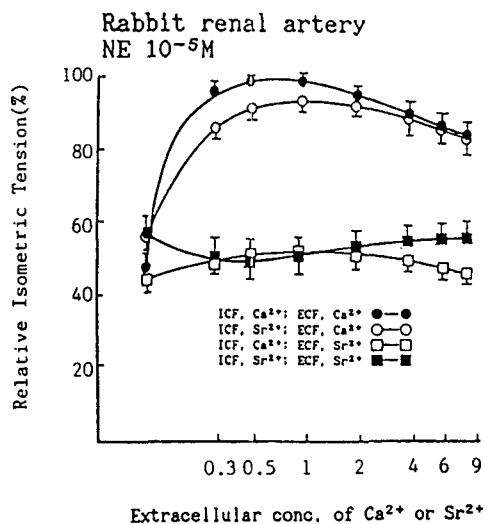


Fig. 3. Dose-response curves of Ca^{2+} and Sr^{2+} in NE (10^{-5} M)-containing Tyrode's solution. After the contractions were induced by NE in the Ca^{2+} or Sr^{2+} -free Tyrode's solution, Ca^{2+} or Sr^{2+} was added cummulatively. Ordinate: Percentage of maximal tension by NE (Ca^{2+} 2 mM). Each point shows the mean ($n=5$) and vertical line is S.E..

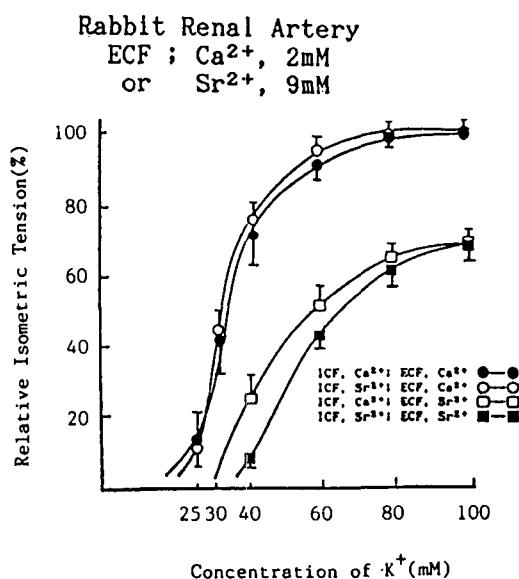


Fig. 4. Dose-response curves of K^+ in the Ca^{2+} (2 mM) or Sr^{2+} (9 mM)-Tyrode's solution. Ordinate: Percentage of maximal tension by 100 mM K^+ (Ca^{2+} 2 mM). Each point shows the mean ($n=5$) and vertical line is S.E..

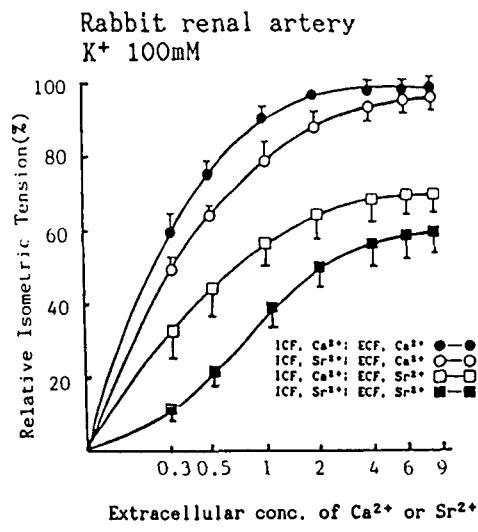


Fig. 5. Dose-response curves of Ca^{2+} and Sr^{2+} in the 100 mM K^+ -Tyrode's solution. Ca^{2+} or Sr^{2+} was added cummulatively. Ordinate: Percentage of maximal tension by 100 mM K^+ (Ca^{2+} 2 mM). Each point shows the mean ($n=5$) and vertical line is S.E..

서 보는 바와 같이 세포외에 Ca^{2+} 이 있는 경우나 Sr^{2+} 이 있는 경우 양자 모두에서 수축은 K^+ 농도-의존적으로 증가하여 80 mM~100 mM에서 최대수축에 도달하였다. 그러나 세포외에 Sr^{2+} 이 있는 경우 최대수축은 세포외에 Ca^{2+} 이 있는 경우에 비하여 약 70% 정도를 나타냈다.

Fig. 4의 K^+ 에 의한 수축이 세포외에 Sr^{2+} 이 있는 경우 Ca^{2+} 이 있는 경우보다 작아지는 이유를 알아보기 위하여 100 mM K^+ 으로 수축을 일으킬 때 수축에 미치는 세포외 Ca^{2+} 또는 Sr^{2+} 의 의존성을 검토하였다(Fig. 5). Fig. 5에서 보는 바와 같이 100 mM K^+ 에 의한 수축에서 정상세포의 경우나 세포내 Ca^{2+} 이 Sr^{2+} 으로 대치된 세포의 경우, 양자 모두에서 수축은 세포외 Ca^{2+} 또는 Sr^{2+} 농도-의존적으로 증가하여 Ca^{2+} 의 경우 2 mM에서 Sr^{2+} 의 경우 9 mM에서 최대수축에 도달하였다.

NE에 의한 수축에서 Sr^{2+} 의 세포내로의 유입과 세포내 저장소로부터의 유리가 Ca^{2+} 길항제인 verapamil에 의하여 억제되는 정도를 Ca^{2+} 이 verapamil에 의하여 억제되는 정도와 비교하였다(Fig. 6). Fig. 6에서 보는 바와 같이 정상 Tyrode 용액

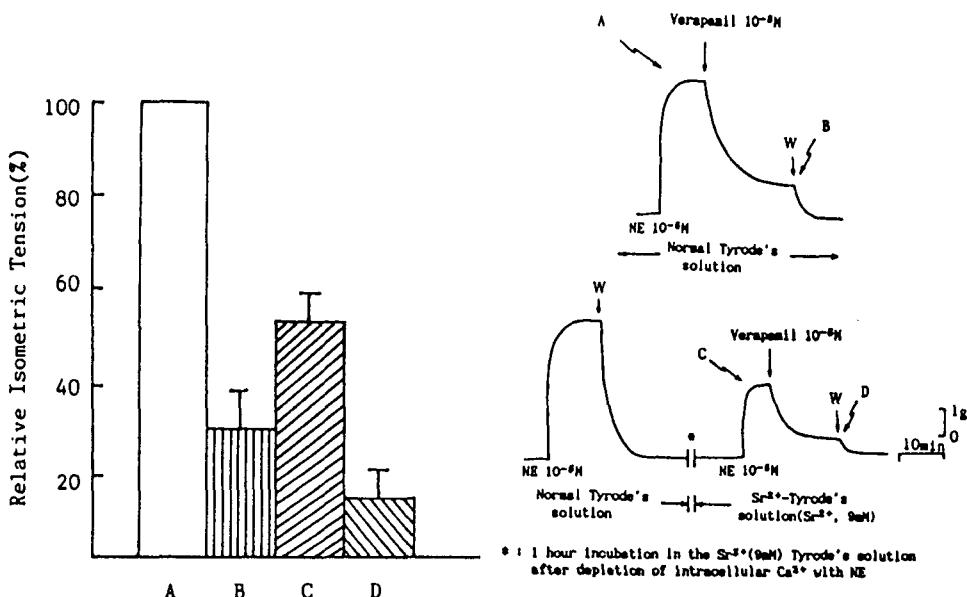


Fig. 6. Effects of verapamil on the contraction by NE in the normal and Sr^{2+} (9 mM)-Tyrode's solution. Ordinate: Percentage of maximal tension by NE (Ca^{2+} 2 mM). Each bar shows the mean ($n=5$) and vertical line is S.E.. The lower traces show the sequential responses of the contraction.
 A : NE 10^{-5}M , $[\text{Ca}^{2+}]_0$: 2 mM
 B : NE 10^{-5}M , $[\text{Ca}^{2+}]_0$: 2 mM + Verapamil 10^{-5}M
 C : NE 10^{-5}M , $[\text{Sr}^{2+}]_0$: 9 mM
 D : NE 10^{-5}M , $[\text{Sr}^{2+}]_0$: 9 mM + Verapamil 10^{-5}M
 W : Washing

(Ca^{2+} 2 mM)에서 NE(10^{-5}M)에 의하여 유발된 수축(A)은 verapamil(10^{-5}M)에 의하여 억제되어 정상 Tyrode 용액에서의 수축(A)의 $27.8 \pm 7.5\%$ 이었다. 세포내외가 Sr^{2+} 으로 치환된 경우 NE(10^{-5}M)에 의한 수축(C)은 verapamil(10^{-5}M)에 의하여 억제되어(D) Sr^{2+} -Tyrode 용액에서 수축의 $24.0 \pm 4.1\%$ (정상 Tyrode 용액에서의 수축(A)에 비하여 $14.1 \pm 4.1\%$)이었는데 이는 앞서 NE(10^{-5}M)에 의한 수축이 정상 Tyrode 용액(Ca^{2+} 2 mM)에서 verapamil에 의해 억제되는 정도와 비슷한 것이었다.

100 mM K^+ 에 의한 수축에서 Sr^{2+} 의 세포내로의 유입과 세포내 저장소로부터의 유리가 Ca^{2+} 길항제인 verapamil에 의하여 억제되는 정도를 Ca^{2+} 와 verapamil에 의하여 억제되는 정도와 비교하였다 (Fig. 7). Fig. 7에서 보는 바와 같이 정상 Tyrode 용액(Ca^{2+} 2 mM)에서 100 mM K^+ 에 의하여 유발된 수축(A)은 verapamil(10^{-5}M)에 의하여 억제되어

정상 Tyrode 용액에서의 수축(A)의 $62.7 \pm 4.7\%$ 이었다. 세포내외가 Sr^{2+} 으로 치환된 경우 100 mM K^+ 에 의한 수축(C)은 verapamil(10^{-5}M)에 의하여 억제되어(D) Sr^{2+} -Tyrode 용액에서 수축의 $31.4 \pm 3.8\%$ (정상 Tyrode 용액에서의 수축(A)에 비하여 $24.3 \pm 3.8\%$)이었는데 이는 앞서 정상 Tyrode 용액(Ca^{2+} 2 mM)에서 100 mM K^+ 에 의한 수축이 verapamil에 의해 억제되는 정도보다 더 큰 것이었다.

세포외액의 Sr^{2+} 가 Ca^{2+} 을 이용하여 일어난 수축에 미치는 효과를 알아보기 위하여 정상 Tyrode 용액에서 NE, 100 또는 40 mM K^+ 로 수축시킨 후 부가적으로 세포외액에 Sr^{2+} 를 투여하였다 (Fig. 8). Fig. 8에 보는 바와 같이 정상 Tyrode 용액(Ca^{2+} 2 mM)에서 NE(10^{-5}M)에 의하여 유발된 수축은 세포외액의 Sr^{2+} 에 의해 수축이 억제되어 Sr^{2+} 9 mM에서 최대가 되었는데 이때 수축은 정상 Tyrode 용

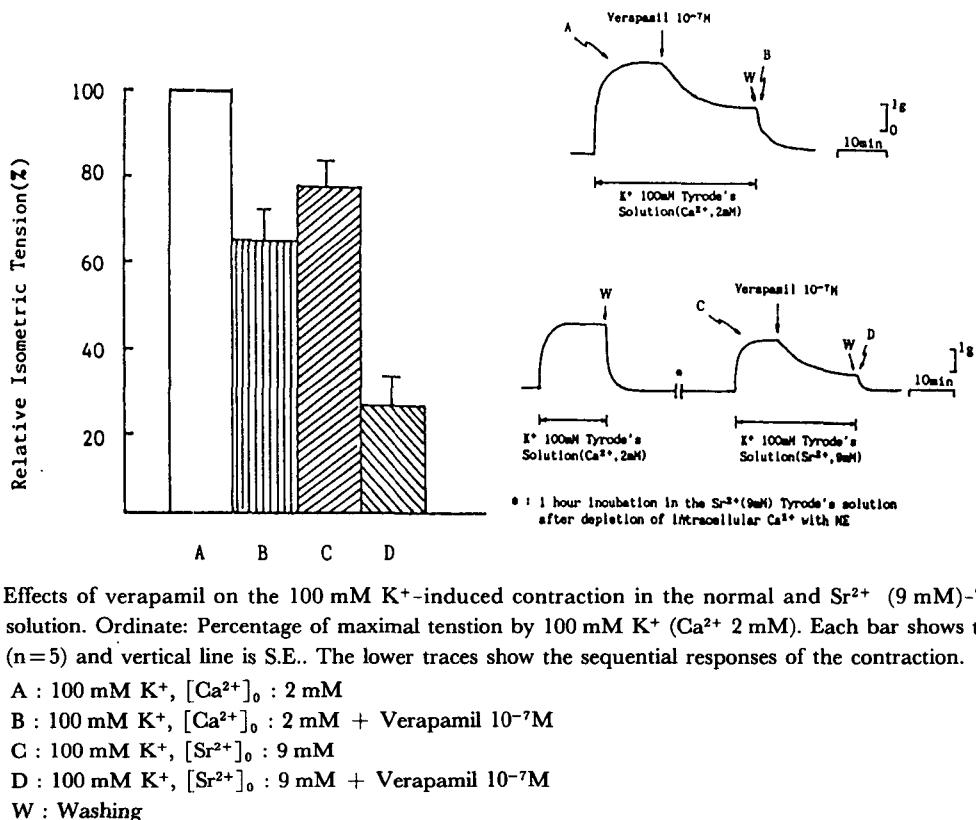


Fig. 7. Effects of verapamil on the 100 mM K⁺-induced contraction in the normal and Sr²⁺ (9 mM)-Tyrode's solution. Ordinate: Percentage of maximal tension by 100 mM K⁺ (Ca²⁺ 2 mM). Each bar shows the mean ($n=5$) and vertical line is S.E.. The lower traces show the sequential responses of the contraction.

액에서 수축(A)의 $58.4 \pm 3.2\%$ 이었다(B). 또한 40 mM K⁺에 의하여 유발된 수축(C)도 세포외액의 Sr²⁺에 의해 억제되어 Sr²⁺ 9 mM에서 최대가 되었는데 이때 수축은 정상 Tyrode 용액에서 수축(C)의 $81.6 \pm 7.8\%$ 이었다(D). 그러나 100 mM K⁺에 의하여 유발된 수축(E)은 세포외액의 Sr²⁺에 의해 수축이 증가되어 Sr²⁺ 9 mM에서 최대가 되었는데 이 대 수축은 정상 Tyrode 용액에서 수축(E)의 $108.3 \pm 3.7\%$ 이었다(F).

Sr²⁺으로 이루어진 수축에 Ca²⁺이 보완적으로 이용될 수 있는지를 알아보기 위하여 Sr²⁺-Tyrode 용액에서 NE(10^{-5} M)로 수축시키고 부가적으로 세포외액에 Ca²⁺ (2 mM)을 투여하였다(Fig. 9). Fig. 9에서 보는 바와 같이 Sr²⁺-Tyrode 용액에서 NE에 의한 수축(B)은 정상 Tyrode 용액에서 수축의 $56.5 \pm 4.3\%$ 이었으며 Ca²⁺ (2 mM)의 투여에 의하여 수축은 증가하여 정상 Tyrode 용액에서 수축(A)의 $69.6 \pm 7.3\%$ 를 나타내었다(C).

또한 Sr²⁺으로 이루어진 수축에 Ca²⁺이 보완적으로 이용될 수 있는지를 알아보기 위하여 세포외액의 Ca²⁺을 Sr²⁺으로 바꾼 다음 100 mM K⁺로 수축시키고 부가적으로 세포외액에 Ca²⁺ (2 mM)을 투여하였다(Fig. 10). Fig. 10에 도시된 바와 같이 Sr²⁺-Tyrode 용액에서 100 mM K⁺에 의한 수축(B)은 정상 Tyrode 용액에서 수축의 $60.4 \pm 4.1\%$ 이었으며 Ca²⁺ (2 mM)의 투여에 의하여 수축은 증가하여 정상 Tyrode 용액에서 수축(A)의 $76.0 \pm 3.8\%$ 를 나타내었다(C).

고 찰

평활근은 종류나 그 생리학적 특성이 매우 다양하고 수축을 일으키는 기전이 끌격근과 심장근에 비하여 많이 알려져 있지 않으나 Ca²⁺이 수축기구를 활성화하여 수축을 조절한다는 것은 주지의 사실로서 이러한 Ca²⁺의 역할은 같은 2가 양이온인 Sr²⁺에 의

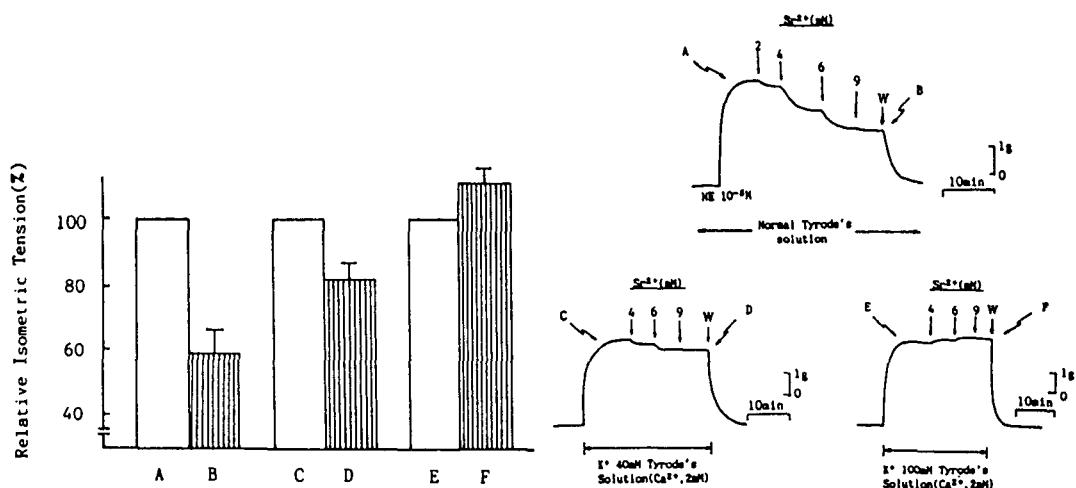


Fig. 8. Effects of Sr^{2+} (9 mM) on the contraction by NE, 40 mM K^+ and 100 mM K^+ in the normal Tyrode's solution, Ordinate: Percentage of maximal tension by NE and 100 mM K^+ (Ca^{2+} 2 mM). Each bar shows the mean ($n=5$) and vertical line is S.E.. The lower traces show the sequential responses of the contraction.

- A : NE (10^{-5} M), $[Ca^{2+}]_0$: 2 mM
- B : NE (10^{-5} M), $[Ca^{2+}]_0$: 2 mM + $[Sr^{2+}]_0$: 9 mM
- C : 40 mM K^+ , $[Ca^{2+}]_0$: 2 mM
- D : 40 mM K^+ , $[Ca^{2+}]_0$: 2 mM + $[Sr^{2+}]_0$: 9 mM
- E : 100 mM K^+ , $[Ca^{2+}]_0$: 2 mM
- F : 100 mM K^+ , $[Ca^{2+}]_0$: 2 mM + $[Sr^{2+}]_0$: 9 mM
- W : Washing

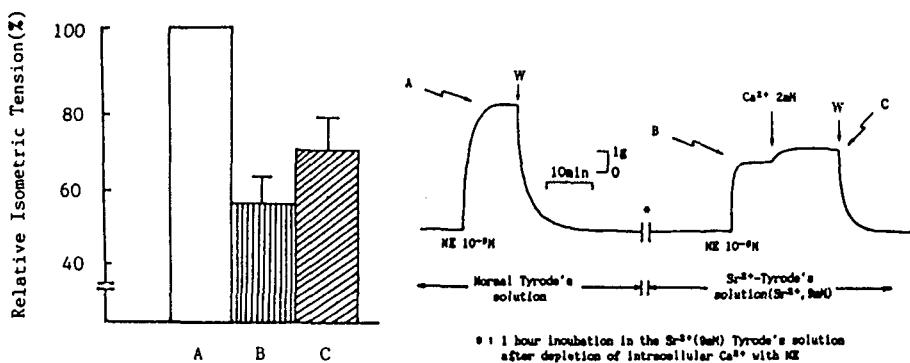


Fig. 9. Effects of Ca^{2+} on the contraction by NE in the Sr^{2+} (9 mM)-Tyrode's solution after intracellular Ca^{2+} was replaced by Sr^{2+} . Ordinate: Percentage of maximal tension by NE (Ca^{2+} 2 mM). Each bar shows the mean ($n=5$) and vertical line is S.E.. The lower traces show the sequential responses of the contraction.

- A : NE (10^{-5} M), $[Ca^{2+}]_0$: 2 mM
- B : NE (10^{-5} M), $[Sr^{2+}]_0$: 9 mM
- C : NE (10^{-5} M), $[Sr^{2+}]_0$: 9 mM + $[Ca^{2+}]_0$: 2 mM
- W : Washing

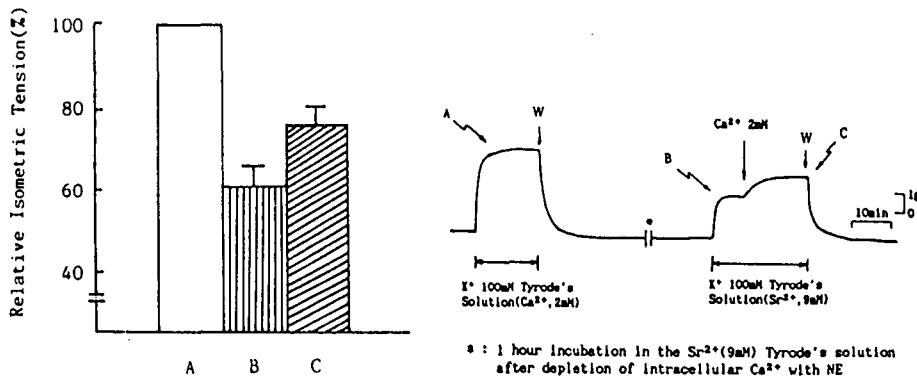


Fig. 10. Effects of Ca^{2+} on the contraction by 100 mM K^+ in the Sr^{2+} (9 mM)-Tyrode's solution after intracellular Ca^{2+} was replaced by Sr^{2+} . Ordinate: Percentage of maximal tension by 100 mM K^+ ($\text{Ca}^{2+} 2 \text{ mM}$). Each bar shows the mean ($n=5$) and vertical line is S.E.. The lower traces show the sequential responses of the contraction.

A : 100 mM K^+ , $[\text{Ca}^{2+}]_0 : 2 \text{ mM}$

B : 100 mM K^+ , $[\text{Sr}^{2+}]_0 : 9 \text{ mM}$

C : 100 mM K^+ , $[\text{Sr}^{2+}]_0 : 9 \text{ mM} + [\text{Ca}^{2+}]_0 : 2 \text{ mM}$

W : Washing

* : 1 hour incubation in the Sr^{2+} (9 mM)-Tyrode's solution
after depletion of intracellular Ca^{2+} with NE

하여 대행될 수 있음이 여러 근육들에서 연구되어 왔다. 본 연구는 신동맥 평활근에서 Sr^{2+} 의 Ca^{2+} 대 행 역할기전과 그 정도를 규명하고자 하였다. 신동 맥 절편을 tris-완충 Tyrode 용액에서 혈관 평활근 내의 Ca^{2+} 을 Sr^{2+} 으로 치환시킨 세포와 정상세포를 세포외의 Ca^{2+} 또는 Sr^{2+} 농도를 바꾸면서 고농도 K^+ 또는 NE로 수축을 일으키고 수축을 검토 분석하였다.

NE으로 신동맥 평활근을 수축시킬 때 Sr^{2+} 에 의 한 수축은 Ca^{2+} 에 의한 수축에서와 마찬가지로 NE 농도-의존적이었다. 그러나 수축의 크기는 전자가 후자의 약 50% 정도를 나타냈다(Fig. 2). 이와 같이 세포외가 Sr^{2+} 으로 치환된 경우 수축이 작아지는 이유를 규명하기 위하여 10^{-5}M NE로서 수축시키고 Sr^{2+} 또는 Ca^{2+} 의존성을 검토한 결과 세포외에 Ca^{2+} 이 있는 경우에는 Ca^{2+} 의 농도-의존적으로 수 축이 증가하였으나 Sr^{2+} 이 있는 수축의 경우에는 Sr^{2+} 농도-의존성이 미약하였다(Fig. 3). 또한 Fig. 3 에 도시된 바와 같이 세포내 Ca^{2+} 이 Sr^{2+} 으로 치환 된 세포에서 세포외 Ca^{2+} 또는 Sr^{2+} 이 없는 용액에 서도 수축은 일어났다. 이와 같은 결과는 첫째 세포 내의 Sr^{2+} 은 저장될 수 있고, 둘째 저장된 Sr^{2+} 은 NE에 의하여 유리되며, 세째 Sr^{2+} 은 신동맥 평활근

의 수축기구를 활성화하여 수축을 일으킬 수 있고, 넷째 NE에 의하여 개폐되는 ROC를 통하여 Sr^{2+} 이 잘 이동되지 않으며 따라서 NE에 의한 수축에서 동원되는 Sr^{2+} 은 주로 세포내에 저장소로부터 유리됨을 시사한다.

고농도 K^+ 으로 신동맥 평활근을 수축시킬 때 Sr^{2+} 에 의한 수축은 Ca^{2+} 에 의한 수축에서와 마찬가지로 K^+ 농도-의존적이었다. 그러나 수축의 크기는 전자가 후자에 비하여 작았다(Fig. 4) (최대수축농도에서 전자는 후자의 약 70% 정도). 이와 같이 세포 외에 Sr^{2+} 으로 치환된 경우 수축이 작아지는 이유를 규명하기 위하여 100 mM K^+ 으로서 수축시키고 Sr^{2+} 또는 Ca^{2+} 농도-의존성을 검토한 결과 세포밖 에 Ca^{2+} 이 있는 경우나 Sr^{2+} 이 있는 경우 모두에서 Ca^{2+} 또는 Sr^{2+} 농도-의존적으로 수축이 증가하였으나 Sr^{2+} 이 있는 경우 수축은 Ca^{2+} 이 있는 경우에 비하여 작았으며 그 비율은 앞서의 K^+ 농도-수축곡선 들에서와 비슷하였다(Fig. 5). 이상의 결과는 Sr^{2+} 은 막전압의 변화에 의하여 개폐되는 POC를 통하여 잘 이동되며 세포내 Ca^{2+} 이 Sr^{2+} 으로 치환되고 세포밖에 Sr^{2+} 이 있는 경우에도 수축이 세포밖 Sr^{2+} 농도에 의존적으로 일어남은 Sr^{2+} 이 신동맥 평활근의 수축기구를 활성화하여 수축을 일으킬 수 있음을

암시한다.

세포내 Ca^{2+} 저장소에 Sr^{2+} 이 저장된다는 사실은 Somlyo와 Somlyo(1971)에 의하여 혈관 평활근에서의 근장그물과 미토콘드리아에서, Arjamaa(1971)에 의하여 난관 평활근에서의 근세포막의 안쪽, 근장그물과 미토콘드리아에서 보고된 바 있다. 또한 Uhrik과 Zacharova(1988)는 개구리의 풀격근에서 Ca^{2+} 과 같은 2가 양이온인 Sr^{2+} 과 Ba^{2+} 이 Ca^{2+} 과 같은 저장소에 저장된다는 것을 보고한 바 있는데 본 실험의 신동맥 평활근에서도 세포내 Ca^{2+} 을 고갈시키고 Sr^{2+} 으로 치환시킨 세포에서 세포외액에 Ca^{2+} 또는 Sr^{2+} 이 없는 Tyrode 용액에서 NE으로 수축이 일어난 것은 세포내에 저장된 Sr^{2+} 이 유리되어 수축이 일어난다는 사실을 뒷바침해 주었다.

Uvelius 등(1974)은 Sr^{2+} 용액에서 고농도 K^+ 에 의한 쥐 간문맥의 수축은 정상용액에서 수축과 비슷하나 NE에 의한 수축은 정상용액에서의 수축보다 작다고 보고하였으며 이 같은 사실은 Arner 등(1981, 1983)에 의해서도 보고된 바 있다. 또한 Hagiwara(1983)은 신경과 풀격근 그리고 심근에서 Sr^{2+} 의 POC에 대한 투과도가 Ca^{2+} 과 비슷하다고 하였다. Karaki 등(1986)은 토끼와 쥐의 대동맥 및 guinea-pig의 결장뉴에서 Sr^{2+} 의 Ca^{2+} 통로 투과도를 관찰한 결과 Sr^{2+} 용액에서 K^+ 수축은 정상 용액에서와 비슷하나 NE과 histamine과 같은 수축제에 의한 수축은 작게 일어났고 고농도 K^+ 에 의한 수축 시 Sr^{2+} 의 유입도 Ca^{2+} 의 유입만큼 많았다. 그러나 NE과 histamine에 의한 수축에서는 Sr^{2+} 의 유입이 Ca^{2+} 의 유입보다 적어, Sr^{2+} 의 POC에 대한 투과도는 Ca^{2+} 과 비슷하나 ROC에 대한 투과도는 Ca^{2+} 보다 적다고 보고한 바 있다. 가토 신동맥을 이용한 본 연구에서도 Sr^{2+} 은 ROC를 통하여 거의 이동되지 못하며 POC를 통해서는 비교적 잘 이동될 수 있음이 관찰되었는 바, 이는 Sr^{2+} 이 평활근에서 ROC를 통하여는 잘 이동하지 못하나 POC를 통해서는 잘 이동한다는 사실을 뒷받침해 주었다.

Uvelius 등(1974)과 Taniyama 등(1977)은 각각 쥐의 간문맥과 회장에서 세포내 Ca^{2+} 을 고갈시킨 후 Sr^{2+} 용액에서 탈분극에 의한 수축이 일어나는 것으로 보아 Sr^{2+} 이 세포안으로 유입되면서 저장고에 있는 Ca^{2+} 을 유리시켜 수축을 일으키는 것이 아니라

직접 세포내의 수축기구를 활성화시키기 때문이라 고 보고하였다. 본 실험에서도 세포내 Ca^{2+} 을 NE로 고갈시키고 Sr^{2+} 으로 incubation한 후 고 K^+ 용액과 NE로 수축시킨 결과 수축이 일어났다. 이러한 결과는 가토 신동맥에서 Sr^{2+} 이 수축기구를 직접 활성화시켜 수축을 일으킴을 시사한다.

Hai와 Murphy(1988)는 돼지 경동맥 평활근에서 Sr^{2+} 과 마찬가지로 myosin의 인산화를 통하여 수축을 일으키나 그 친화도는 40배 적다고 하였으며 Kamm과 Stull(1985)은 Sr^{2+} 이 Ca^{2+} -calmodulin의 존성 효소인 MLCK(myosin light chain kinase)를 활성화시킬 수 있다고 하였고 Chao 등(1984)은 2가 양이온의 calmodulin에 대한 친화도를 측정하였는데 $\text{Ca}^{2+} > \text{Cd}^{2+} > \text{Sr}^{2+} > \text{Pb}^{2+} > \text{Mn}^{2+} > \text{Ba}^{2+}$ 의 순으로 Sr^{2+} 이 Ca^{2+} 보다 친화도가 적다고 하였다. Karaki 등(1986)은 토끼와 쥐의 대동맥 그리고 Guinea-pig 결장뉴의 skinned fiber에서 Sr^{2+} 과 Ca^{2+} 으로 수축을 일으켜 친화도를 비교한 결과에서도 Sr^{2+} 은 Ca^{2+} 에 비하여 수축기구와의 친화성이 20~60배 낮은 것으로 보고하였다. 본 실험에서 Sr^{2+} 용액에서 평활근의 수축은 Ca^{2+} 용액에서 수축에 비해 작게 일어났는데 이는 Sr^{2+} 이 Ca^{2+} 에 비하여 수축기구와의 친화도가 작은 것이 중요한 이유중 하나인 것으로 생각한다.

Sr^{2+} Tyrode 용액에서 NE 또는 100 mM K^+ 에 의한 수축에 Ca^{2+} 통로 차단제인 verapamil을 투여한 결과 정상 Tyrode 용액에서와 마찬가지로 양자 모두에서 수축은 verapamil에 의하여 억제되었다(Fig. 6, 7). 이는 Sr^{2+} 이 Ca^{2+} 통로를 통하여 유입되며 NE에 의한 세포내 Sr^{2+} 유입도 verapamil에 의하여 억제될 수 있음을 의미한다.

정상 Tyrode 용액에서 NE 또는 고농도 K^+ 에 의한 수축에 Sr^{2+} 의 효과를 알아본 결과 세포외액의 Sr^{2+} 은 NE과 40 mM K^+ 에 의한 수축을 감소시켰다 (Fig. 8). 이러한 결과를 Yasuda와 Sakai(1984)는 Sr^{2+} 이 Ca^{2+} 의 유입을 억제한다고 하였으며 Arner 등(1983)은 수축제와 수용체의 상호작용에 Ca^{2+} 이 필수적인데 Sr^{2+} 이 Ca^{2+} 의 역할을 대행하지 못하기 때문이라고 하였다. 그러나 100 mM K^+ 에 의한 수축의 경우에도 세포외액의 Sr^{2+} 에 의하여 수축이 증가되었는데 이는 고농도 K^+ 에 의한 수축시 세포의

액의 Sr^{2+} 이 Ca^{2+} 유입을 억제하지 않고 오히려 세포내로 유입되 수축에 참여함으로서 수축이 증가된 것으로 생각되나 그 기전은 더 연구되어야 할 문제로 생각한다.

Sr^{2+} Tyrode 용액에서 일어난 수축에 Ca^{2+} 이 보완적 이용될 수 있는지를 알아보기 위하여 Sr^{2+} 용액에서 NE 또는 100 mM K^+ 으로 수축시키고 부가적으로 세포외액에 Ca^{2+} 을 투여한 결과 양자 모두에서 수축은 증가했으나 (Fig. 9, 10) 정상 Tyrode 용액에서의 수축수준에는 도달하지 못했다. 이러한 수축의 증가는 Ca^{2+} 이 Sr^{2+} 보다 Ca^{2+} 통로에 대해서 투과도가 더 크고 수축기구와의 친화도가 Sr^{2+} 보다 크기 때문이라 생각한다.

이상의 결과로 보아 가토 신통맥 평활근에서 Sr^{2+} 은 POC를 통하여 잘 이동하나 ROC를 통하여는 잘 이동하지 못하며, 세포내 Ca^{2+} 저장소에 저장될 수 있고 NE에 의하여 유리되며 직접 수축기구를 활성화하여 수축을 일으킨다. 또한 Sr^{2+} 은 Ca^{2+} 에 의한 수축에 보완적이지 못하나 Ca^{2+} 은 Sr^{2+} 에 의한 수축에 보완적인 것으로 생각되었다.

결 론

Sr^{2+} 이 가토 신통맥 평활근의 수축과정에서 Ca^{2+} 의 역할대행기전과 그 정도를 구명하고자 하였다. 신통맥 절편 (helical strip)를 tris-완충 Tyrode 용액에서 혈관 평활근내의 Ca^{2+} 을 Sr^{2+} 으로 치환한 세포와 정상 세포를 세포외의 Ca^{2+} 또는 Sr^{2+} 농도를 바꾸면서 고 K^+ 또는 norepinephrine (NE)으로 수축을 일으키고 수축을 검토한 결과 다음과 같은 결론을 얻었다.

- 1) Sr^{2+} Tyrode 용액에서 수축은 NE 또는 K^+ 의 농도에 비례하여 증가하였다.
- 2) NE에 의하여 유발되는 Sr^{2+} 에 의한 수축은 세포외 Sr^{2+} 농도에 비례하여 증가하지 않았다.
- 3) 고 K^+ 에 의해 유발되는 Sr^{2+} 에 의한 수축은 세포외 Sr^{2+} 농도에 비례하여 증가하였다.
- 4) 최대수축을 일으키는 NE 및 고 K^+ 에서 Sr^{2+} 에 의한 수축은 Ca^{2+} 에 의한 수축의 각각 약 50% 및 70%를 나타내었다.
- 5) Sr^{2+} Tyrode 용액에서 NE 및 고 K^+ 에 의한 수

축은 verapamil에 의하여 억제되었다.

6) 정상 Tyrode 용액에서 NE과 40 mM K^+ 에 의한 수축은 Sr^{2+} 투여에 의하여 감소하였으나 100 mM K^+ 에 의한 수축은 증가하였다.

7) Sr^{2+} Tyrode 용액에서 NE과 고 K^+ 에 의한 수축은 Ca^{2+} 의 투여에 의하여 증가되었으나 정상 Tyrode 용액에서의 수축수준에 도달하지는 못했다.

이상의 결과로 보아 Sr^{2+} 은 신통맥 평활근에서 POC는 비교적 잘 통과하나 ROC는 잘 통과하지 못하며 또한 세포내에 저장될 수 있고 수축제에 의하여 유리되며 직접 수축기구에 작용하여 수축을 일으키는 것으로 사료된다.

REFERENCES

- Arjamaa O (1982). Effects of Ca^{2+} on the contractility and Sr^{2+} accumulation in the quail oviductal smooth muscle. *Acta Physiol Scand* 115, 479-485
- Arner A, Lövgren B & Tomita T (1981). Sr^{2+} as a substitute for Ca^{2+} in different modes of activation in rat portal vein. *Abstract Acta Physiol* 112, 28A
- Arner A, Lövgren B & Uvelius B (1983). The effects of Ca^{2+} and Sr^{2+} at different modes of activation in the smooth muscle of the portal vein. *Acta Physiol Scand* 117, 541-545
- Chang SJ, Kim SH, Jeon BH & Park HG (1990). Effects of H^+ on the contraction induced by various agonists in the renal artery of a rabbit. *Korean J Physiol* 24(1), 161-170
- Chao CH, Suzuki Y, Zysk JR & Cheung WY (1984). Activation of calmodulin by various metal cations as a function of ionic radius. *Molecular Pharmacology* 26, 75-82
- Cognard C & Raymond G (1985). The strontium-induced Ca^{2+} release process and its implication in contractility of skeletal muscle of *Rana ridibunda*. *Proc Roy Soc (London)* B224, 489-509
- Deth R & van Breemen C (1974). Relative contributions of Ca^{2+} influx and cellular Ca^{2+} release during drug induced activation of the rabbit aorta. *Pflügers Arch* 348, 13-22
- Edward C, Lorkovic H & Weber A (1966). The effects of the replacement of calcium by strontium on excitation-contraction coupling in frog skeletal mus-

- cle. *J Physiol* 186, 295-306
- Hagiwara S, Fukuda J & Eaton DC (1974). Membrane currents carried by Ca, Sr, and Ba in barnacle muscle fiber during voltage clamp. *J Gen Physiol* 63, 564-578
- Hagiwara S (1983). Membrane potential-dependent ion channels in cell membrane. *Raven Press New York*
- Hai CM & Murphy RA (1988). Sr²⁺ activates cross-bridge phosphorylation and latch state in smooth muscle. *Am J Physiol* 225, C401-C407
- Heibrunn LV & Wiercinski FJ (1947). The action of various cations on muscle protoplasm. *J Cell Comp Physiol* 29, 15-32
- Hoar PE, Kerrick WGL & Cassidy PS (1979). Chicken gizzard: Relation between calcium-activating phosphorylation and contraction. *Science Wash DC* 204, 503-506
- Inomata H & Kao CY (1979). Ionic mechanisms of repolarization in the guinea-pig taenia coli as revealed by the actions of strontium. *J Physiol* 297, 443-462
- Kamm KE & Stull JT (1985). The function of myosin light chain kinase phosphorylation in smooth mus-
- cle. *Annu Rev Pharmacol Toxicol* 25, 593-620
- Karaki H, Nakagawa H & Urakawa N (1986). Strontium uptake during the different modes of contraction in the smooth muscle of rabbit aorta, rat aorta and guinea-pig taenia coli. *Arch Int Pharmacodyn* 282, 93-107
- Somlyo AV & Somlyo AP (1971). Strontium accumulation by SR and mitochondria in vascular smooth muscle. *Science* 174, 955-958
- Taniyama K, Yoshida N, Takahashi N & Araki H (1977). Action of Ba and Sr ions on isolated rat ileum. *Jap J Pharmac* 27, 327-329
- Uhrik B & Zacharova D (1988). Intracellular site Sr²⁺ and Ba²⁺ accumulation in frog twitch muscle fibers as determined by electron probe X-ray microanalysis. *Gen Physiol Biophys* 7, 569-581
- Uvelius B, Sigurdsson SB & Johnansson B (1974). Strontium and barium as substitute for calcium on electrical and mechanical activity in rat portal vein. *Blood Vessels* 11, 245-259
- Yasuda N & Sakai Y (1984). A possible explanation for effects of Sr on contraction-relaxation cycle in canine stomach. *Comp Biochem Physiol [A]* 78(1), 35-41