

pH 刺激이 소 精子의 尖帽反應에 미치는 影響

朴 永 植·任 京 淳

서울大學校 農科大學

Effect of pH Stimulation on Acrosome Reaction of Bovine Spermatozoa

Park, Y.S. and K.S. Im

College of Agriculture, Seoul National University

SUMMARY

This study was carried out to investigate effect of pH stimulation on acrosome reaction of bovine spermatozoa. The results obtained were as follows:

- When sperm was sequentially washed with SHP solution of pH 7.4, 7.7 and 7.4 and incubated in mTALP solution of pH 7.4 for 120 min, 15, 30, 60 and 120 min incubations showed significantly ($p<0.05$) higher sperm acrosome reaction rate than 0 min.
- When sperm was sequentially washed with SHP solution of pH 7.4, 8.0 and 7.4 and incubated in mTALP solution of pH 7.4 for 15 minutes, sperm acrosome reaction rate was significantly ($p<0.01$) increased until 9 min. Incubation, but not increased thereafter.
- When sperm were separately washed with SHP solutions of pH 7.0, 7.4 and 8.0 and incubated in mTALP solution of pH 7.4 for 9 min, sperm acrosome reaction rate was 74.8, 71.8 and 93.4%. pH 8.0 showed significantly ($p<0.01$) higher sperm acrosome reaction rate than pH 7.0 and 7.4.

The results suggest that stimulation of sperm with high pH induces sperm cromosome reaction.

(Key word : capacitaion, acrosom reaction, pH stimulation, bovine sperm)

I. 緒 論

精子 表面成分의 消失은 受精能獲得과 밀접한 관계가 있어서 精子의 洗滌은 受精率을 증가시킨다(Bondioli 와 Wright, 1983a,b; Fraser, 1984; Nishimura 등, 1989). 또한 대부분 實驗에서 生理的 수준보다 높은 pH는 精子의 尖帽反應을 유발시키고 受精能獲得時間을 단축시켰다(Cherr, 1985; Hyne 과 Garber, 1981; Mahi 와 Yanagimachi, 1973; Murphy 와 Yanagimachi, 1984). Working 과 Meizel(1983)은 精子가 尖帽反應을 수행하는 동안 K 과 H에 대한 精子頭部의 膜透過性이 변해서 K 이 유입되고 H 이 유출되거나, Mg-ATPase proton pump 가 억제되어 尖

帽내 pH 가 증가한다고 하였으며, Hyne(1984)은 精子 주변의 pH 가 精子내의 pH 를 변화시키며, 尖帽내 pH 의 증가는 尖帽反應과 밀접한 관계가 있다고 하였다.

Park 과 Im(1991)은 精漿의 pH 보다 높은 SHP 溶液으로 정자를 洗滌하였을 때 精子洗滌液내 수소이온농도와 精子의 尖帽反應率이 증가하였다고 보고한 바 있다.

본 實驗은 Na 이 우점된 單純培養液(SHP)으로 精子를 反復 洗滌하고, pH 를 달리한 精子洗滌液으로 精子를 노출하였을 때, 精子의 尖帽反應에 미치는 影響을 조사하기 위하여 실시하였다.

II. 材料 및 方法

基礎培養液: SHP는 145mM의 NaCl液에 10mM의 Hepes와 50 μ M의 phenol red를 첨가한 다음 0.22 μ m 공극을 가진 뛰과紙로 뛰과하였다.

1. pH 刺戟후 장시간 培養이 精子의 尖帽反應에 미치는 影響

헤어포드精液을 pH 7.4인 SHP液으로 6배 稀釋하여 1,600rpm으로 5분간 遠心分離한 다음, 정자를 pH 7.7인 SHP液(Park과 Im, 1991)으로 각각 동량이 되도록 부유하여 동일한 方法으로 遠心分離하였다. 다시 정자를 pH 7.4인 SHP液으로 동량이 되도록 부유하여 동일한 方法으로 遠心分離하였다. 이와 같이 反復洗滌한 精子를 pH 7.4인 mTALP液(Park과 Im, 1991)으로 동량이 되도록 재부유한 다음 39°C에서 120분간 培養하여 精子의 尖帽反應率을 조사하였다.

2. pH 刺戟후 단시간 培養이 精子의 尖帽反應에 미치는 影響

헤어포드精液을 pH 7.4인 SHP液으로 5배 稀釋하여 1,500rpm으로 5분간 遠心分離한 다음, 정자를

pH 8.0인 SHP液으로 동량이 되도록 부유하여 동일한 方法으로 遠心分離하였다. 정자를 pH 7.4인 SHP液으로 동량이 되도록 재부유한 다음 동일한 方法으로 遠心分離하였다. 이와 같이 반복洗滌한 정자를 pH 7.4인 mTALP液으로 부유하여 39°C에서 15분간 培養하여 精子의 尖帽反應率을 조사하였다.

3. pH의 刺戟이 精子의 尖帽反應에 미치는 影響

헤어포드精液을 pH 7.4인 SHP液으로 5배 稀釋하여 1,500rpm으로 5분간 遠心分離한 다음, 정자를 각각 pH 7.0, 7.4 및 8.0인 SHP液으로 동량이 되도록 부유하여 동일한 方法으로 遠心分離하였다.

정자를 다시 pH 7.4인 SHP液으로 동량이 되도록 재부유한 다음 동일한 方法으로 遠心分離하였다. 이들 정자를 pH 7.4인 mTALP液으로 부유하여 39°C에서 9분간 培養하여 精子의 尖帽反應率을 조사하였다.

처리간의 差異반응의 유의차는 one way ANOVA에 의해서 分析하였다.

III. 結 果

1. pH 刺戟후 장시간 培養이 精子의 尖帽反應에 미치는 影響

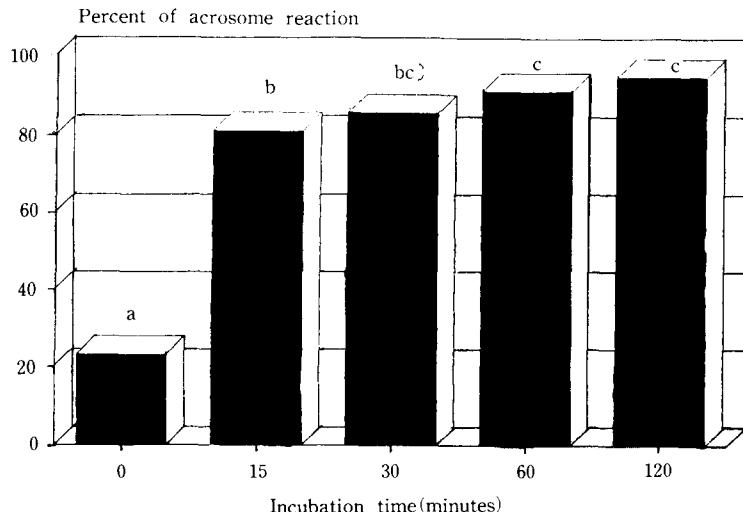


Fig. 1. Acrosome reaction rate of sperm sequentially washed with SHP solution of pH 7.4, 7.7 and 7.4 and incubated in mTALP for 0, 15, 30, 60 and 120 minutes. Different subscripts differ significantly ($p < 0.05$).

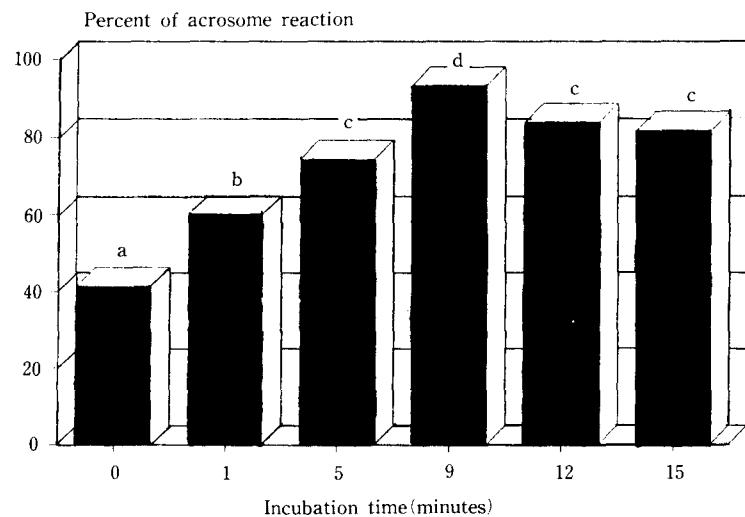


Fig. 2. Acrosome reaction rate of sperm sequentially washed with SHP solution of pH 7.4, 8.0 and 7.4 and incubated in mTALP for 0, 1, 5, 9, 12 and 15 minutes. Different subscripts differ significantly ($p < 0.01$)

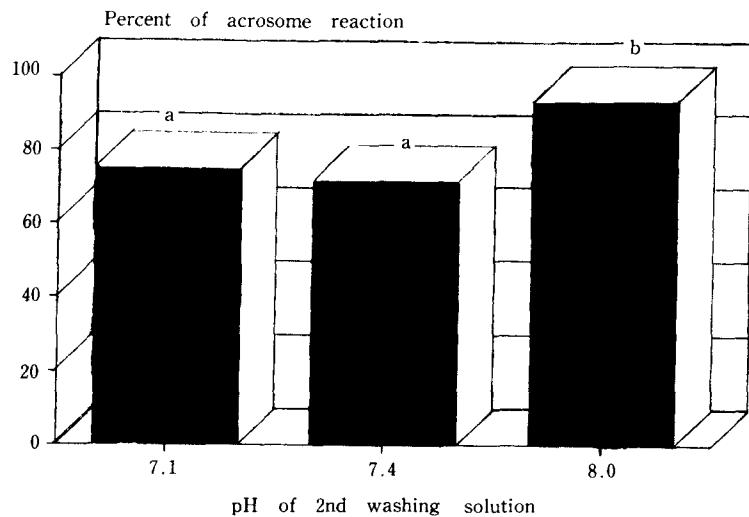


Fig. 3. Acrosome reaction rate of sperm were stimulated with SHP solution of pH 7.0, 7.4 and 8.0, and incubated in mTALP for 9 minutes. Different subscripts significantly ($p < 0.01$).

精子를 pH 7.4, 7.7 그리고 7.4인 SHP液으로 洗滌한 다음 이 정자를 pH 7.4인 mTALP液으로 부유하여 120분간 培養하였을 때, 精子의 尖帽反應率은 Fig. 1과 같다.

反復洗滌한 精子를 mTALP液에서 0, 15, 30, 60 및 120분간 培養하였을 때, 精子의 尖帽反應率은 각각 23.3, 80.8, 85.5, 91.1 및 94.8%로, 培養 15, 30, 60 및 120분이 0분보다 유의하게 높았다.

2. pH 刺戟后 단시간 培養이 精子의 尖帽反應에 미치는 影響

精子를 pH 7.4, 8.0 그리고 pH 7.4로 洗滌한 다음 정자를 pH 7.4인 mTALP액으로 부유하여 15분간 培養하였을 때, 精子의 尖帽反應率은 Fig. 2와 같다.

反復洗滌한 精子를 mTALP液에서 0, 1, 5, 9, 12 및 15분간 培養하였을 때, 精子의 尖帽反應率은 41.3, 60.0, 74.4, 93.4, 83.8 및 81.8%로, 9분까지는 유의하게 ($p<0.01$) 증가하였으나 9분 이후는 증가하지 않았다.

3. pH 刺戟이 精子의 尖帽反應에 미치는 影響

精子를 pH 7.4인 SHP液으로 1차 洗滌한 다음 pH 가 각각 7.1, 7.4 및 8.0인 SHP液으로 2차 洗滌하고 다시 pH 7.4인 SHP液으로 3차 洗滌한 다음 mTALP液에서 9분간 培養하였을 때, 精子의 尖帽反應率은 Fig. 3과 같다.

精子의 尖帽反應率은 pH 7.1, 7.4 및 8.1이 각각 74.8, 71.8 및 93.4%로 pH 8.0이 pH 7.1과 7.4보다 유의하게 ($p<0.01$) 높았다.

IV. 考 察

Park 과 Im(1991)은 pH 가 높은 SHP液으로 精子를 反復洗滌하였을 때, 精子洗滌液內 水素이온이 증가하고 精子의 尖帽反應率이 증가하였으며, 尖帽反應에 도달하는 時間이 단축되었다고 보고하였다.

Junge 등(1977)은 精子 주변의 높은 pH는 精子膜의 表面電位를 교란시킨다고 하였으며, Hyne 등(1984)은 精子內에 놓축된 Na은 精子 주변의 Ca과 교환된다고 보고한 바 있다.

본 實驗은 精子를 높은 pH에 짧은 시간 노출하여 尖帽反應을 효율적으로 유발하려고 실시하였는 바, 높

은 pH로 자극을 받은 精子는 培養時間이 증가함에 따라 尖帽反應率이 급속히 증가하였다. 특히 높은 pH에 刺戟받은 정자는 培養후 짧은 시간 내 尖帽反應을 나타내었다. 이상의 보고들과 本 實驗의 結果로부터 높은 pH에 의해서 유발된 精子膜의 表面電荷의 교란은 精子內外로 이온轉送과 proton을 流出시키며, 精子로부터 proton의 流出은 尖帽膜內 pH의 증가와 精子洗滌液內 proton 농도의 증가와 밀접한 관계가 있는 것으로 추론된다. 또한 proton 유출로 인한 精子膜 内外의 이온 不均衡을 해소시키기 위해서 精子內로 Na이 流入되는 것으로 사료된다.

한편 精子內에 축적된 Na은 mTALP液의 Ca과 교환됨으로서 精子內 Ca의 流入이 조장되고, 精子내 놓축된 Ca은 尖帽膜內 pH의 증가와 더불어 精子의 尖帽反應을 誘發시킬 뿐만 아니라 첨모반응에 도달하는 시간을 단축시키는 것으로 생각된다.

V. 摘 要

本 實驗은 pH의 刺戟이 精子의 尖帽反應에 미치는 影響을 조사하기 위하여 실시하였으며, 그 結果는 다음과 같다.

1. 精子를 pH 7.4, 7.7 그리고 7.4인 SHP液으로 洗滌하고 pH 7.4인 mTALP액에서 120분간 培養하였을 때, 精子의 尖帽反應率은 培養 15, 30, 60 및 120분이 0분보다 유의하게 ($p<0.05$) 높았다.
2. 精子를 pH 7.4, 8.0 그리고 7.4인 SHP液으로 洗滌하고 pH 7.4인 mTALP액에서 15분간 培養하였을 때, 精子의 尖帽反應率은 培養 9분까지는 유의하게 ($p<0.01$) 증가하였으나 9분 이후부터는 증가하지 않았다.
3. 精子를 pH 7.0, 7.4 및 8.0인 SHP液으로 각각 洗滌하고 pH 7.4인 mTALP액에서 9분 배양했을 때 精子의 尖帽反應率은 74.8, 71.8 및 93.4%로서 pH 8.0이 pH 7.0과 7.4보다 유의하게 ($p<0.01$) 높았다.

그러므로 높은 pH의 刺戟은 精子의 尖帽反應을 유기시키는 것으로 示唆된다.

VI. 引用文献

1. Bondioli, K.R. and R.W. Wright, Jr. 1983
a. *In vitro* fertilization of bovine oocytes by spermatozoa capacitated *in vitro*. J. Anim. Sci. 57: 1001-1005.
2. Bondioli, K.R. and R.W. Wright, Jr. 1983
b. *In vitro* fertilization of ovulated and ovarian oocytes. J. Anim. Sci. 57: 1006-1012.
3. Cherr, G.N. 1985. Gamete morphology, physiology and interaction in the white sturgeon, *Acipenser transmontanus*. A.B.A. 53: 844.
4. Fraser, L.R. 1984. Mouse sperm capacitation *in vitro* involves loss of a surface associated inhibitory component. J. Reprod. Fert. 72: 373-384.
5. Hyne, R.V. 1984. A bicarbonate and calcium induction of rapid guinea-pig sperm acrosome reactions by monovalent ionophores. A.B.A. 53: 416.
6. Hyne, V.R. and D.L. Garbers. 1981. Requirement of serum factors for capacitation and the acrosome reaction of guinea pig spermatozoa in buffered medium below pH 7.8. Biol. Reprod. 24: 257-266.
7. Hyne, R.V., R.E. Higginson, D. Kohlman and A. Lopata. 1984. Sodium requirement for capacitation and membrane fusion during the guinea-pig sperm acrosome reaction. J. Reprod. Fert. 70: 83-94.
8. Junge, W. 1977. Membrane potentials in photosynthesis. Annu. Rev. Plant Physiol. 28: 503-536.
9. Mahi, C.A. and R. Yanagimachi. 1973. The effects of temperature, osmolarity and hydrogen ion concentration on the activation and acrosome reaction of golden hamster spermatozoa. J. Reprod. Fert. 35: 55-66.
10. Murphy, S.J. and R. Yanagimachi. 1984. The pH dependence of motility and the acrosome reaction of guinea pig spermatozoa. Gamete Res. 10: 1-8.
11. Nishimura, K., H. Matsunaga, Y. Fujitani and S. Kitano. 1989. Improvement of fertilizable of frozen spermatozoa in bovine *in vitro* fertilization. Jap. Reprod. Tech. Res. 9: 107-109.
12. Park, Y.S. and K.S. Im. 1991. Effects of pH of washing solution, washing frequency and individual bull on protone concentration in the sperm washed solution and sperm acrosome reaction. Korean J. Animal Reprod. 15: 7-13.
13. Working, P.K. and S. Meizel. 1983. Correlation of increased intraacrosomal pH with the hamster sperm acrosome reaction. J. Reprod. Fert. 18: 275-286.