

외인성 Estrogen에 노출된 조피볼락, *Sebastes schlegeli* 치어의 혈장 VTG과 GPT의 변화

황운기*, 강주찬

부경대학교

Changes of Plasma Vitellogenin (VTG) and Glutamate Pyruvate Transaminase (GPT) in the Juvenile Rockfish, *Sebastes schlegeli* Exposed to Exogenous Estrogen

Un-Gi Hwang* and Ju-Chan Kang

Department of Aquatic Life Medicine, Pukyong National University, Pusan 608-737, Korea

ABSTRACT

Changes of plasma vitellogenin (VTG) and glutamate pyruvate transaminase (GPT) were examined for determining whether hepatocyte was damaged during the process of VTG induction in the juvenile rockfish, *Sebastes schlegeli* exposed to exogenous estrogen (estradiol-17 β , E₂). Rockfishes were intraperitoneally injected with E₂ (5 mg/kg B.W.) in 70% ethanol and plasma sampling were extracted at 0, 1, 3, 6, 9, 12, 15 days after E₂ administration. VTG and GPT were then analyzed by SDS-PAGE and Reitman-Frankel method, respectively. VTG band was detected at a molecular weight position of 175 kDa on Day 3 after E₂ administration. This band became more distinct at 6 days, but it was gradually thinned with time-course, and not detected at 15 days. GPT was suddenly increased at 1 days after E₂ administration and highest GPT was detected at 3 days. However, GPT was gradually decreased with time-course as the change of VTG. These results suggest that the process of VTG induction by exogenous E₂ damage to hepatocyte, and plasma GPT was temporarily increased in the juvenile rockfish.

Key words : *Sebastes schlegeli*, Exogenous estrogen, VTG, GPT

서 론

Estrogen (estradiol-17 β , E₂)은 어류를 포함한 난생동물의 성숙한 암컷의 뇌하수체에서 방출되는 생식선자극 호르몬에 의해 난소에서 생합성되는 호르몬으로, 생식세포의 발달이나 성숙을 조절하는

* To whom correspondence should be addressed.

Tel: 051-620-6146, E-mail: ungi2222@yahoo.co.kr

내분비적 기구에 있어 중요한 역할을 담당함(Wallace, 1985; Mommsen and Walsh, 1988) 뿐만 아니라 간세포 내에서 배와 유생의 발달시기에 영양성분으로 사용되는 난황 전구단백질(vitellogenin, VTG)의 합성을 유발한다(Hara *et al.*, 1993; Hwang *et al.*, 2000). 최근에는 VTG 합성 과정을 밝히기 위한 분자단계의 연구를 위해 미성숙 암컷과 수컷을 E₂에 노출시켜 인위적으로 VTG 합성을 유발시키고 있으며(James *et al.*, 1987; Hwang *et al.*, 2000; Nakao

et al., 2002), 또한 E₂와 유사행동을 하는 내분비 장 애물질(endocrine disrupting compounds, EDCs)에 의해서도 유발되어, EDCs 노출에 대한 생물학적 지표로 사용된다(Sumpter and Jobling, 1995; Toppari *et al.*, 1995; Hwang, 2002).

E₂는 간세포 내에서 VTG 유발을 위한 첫 단계로 핵 속에 존재하는 estrogen receptor(ER)와 결합해, ER mRNA 및 E₂-ER의 결합활성을 증가시킨다(Flouriot *et al.*, 1996; Pakdel *et al.*, 1997). 이러한 과정이 성숙한 암컷에서 자연적으로 합성되어진 E₂가 아니라 인위적인 E₂ 투여에 의해 이루어질 경우, VTG 유발을 위한 E₂의 행동은 간세포의 일시적 손상을 야기 시킬 것으로 사료된다. 혈장 전이 효소인 glutamate pyruvate transaminase(GPT)는 간세포가 손상되거나 독성에 노출되었을 때 증가해, 간세포의 손상을 판단하는 지표로 사용된다(Racicot *et al.*, 1975; Vedel *et al.*, 1998).

따라서, 조피볼락, *Sebastes schlegeli* 치어가 외인성 E₂에 의해 VTG를 유발할 때 간세포가 손상된다면 혈장 내 GPT는 증가할 것이다. 본 연구에서는 외인성 E₂에 노출된 조피볼락의 VTG 합성 과정이 간세포에 미치는 영향을 조사하기 위해 혈장 내 VTG와 GPT의 경시적 변화를 조사하였다.

재료 및 방법

실험에 사용한 어류는 부경대학교 수산과학연구소에서 사육해온 체중 약 50g의 미성숙 조피볼락, *Sebastes schlegeli*으로서 외관상 질병에 대한 증세가 없는 건강한 개체를 사용하였다. 실험기간동안 약 18°C의 수온을 유지하는 유수식 사육수조 내에서 실험이 행하여졌으며 실험 기간동안 사료는 공급하지 않았다.

1. E₂의 투여 및 혈장분리

실험어의 복강에 70% ethanol에 용해한 E₂(5 mg/kg B.W.)를 주사한 후 0, 1, 3, 6, 9, 12 및 15일에 각기 다른 3마리의 어류로부터 혈액을 채집하였다. 혈액의 채취는 2-phenoxyethanol에 마취시킨 어류의 꼬리혈관에 heparin-Na(25,000 I.U., 중외제약)을 처리한 1회용 주사기를 사용하였다.

채혈된 혈액은 1시간동안 실온에 보관한 후 4°C

에서 2시간 방치시킨 다음 6,000 rpm에서 5분간 원심 분리해 혈장을 분리하였으며 분리된 혈장은 -20°C에서 냉동보관 후 3일 이내 VTG와 GPT 변화를 조사하였다.

2. 단백질의 정량 및 전기영동

혈장 내 단백질 양은 bovine serum albumin(BSA)을 표준으로 coomassie brilliant blue(CBB) G-250을 사용한 Bradford(1976)의 방법으로 이루어졌다.

혈장 내 단백질은 Laemmli(1970)의 방법에 의해 5~20% sodium dodecyl sulfate(SDS) polyacrylamide gel electrophoresis(PAGE)를 이용하여 분석하였다. 혈장 0.5 μl(단백질 16~25 μg)를 sample buffer(0.175 M Tris-HCl, 8 M urea, 1% SDS 및 0.5% 2-mercaptoethanol, pH 7.4) 5 μl에 혼합한 후, 100°C에서 3분간 가열해 용해시켜 SDS-PAGE를 이용하여 30 mA의 속도로 분리한 후, 0.25% coomassie brilliant blue G-250으로 1시간 동안 염색하였다. VTG를 판별하기 위하여 사용된 표준 단백질의 분자량은 carbonic anhydrase(MW 29,000), ovalbumin(45,000), bovine serum albumin(66,000), phosphorylase b(97,400), β-galactosidase(116,000) 및 myosin(205,000)을 사용하였다.

3. 혈장 VTG와 GPT의 변화

조피볼락의 혈장 내 VTG 판별은 성 성숙시기에 SDS-PAGE에서 나타나는 암컷 특이 혈장 단백질인 175 kDa의 밴드로 판단하였다.

혈장 내 GPT는 Reitman-Frankel의 방법을 이용한 kit(Asan Pharm. Co.)로 측정하였으며, 이 kit는 표준곡선용 시액, 기질액, 정색시액 및 4 N NaOH 용액을 포함하고 있다. 실험 방법을 간략히 설명하면, 기질액 1 ml를 37°C에서 5분간 방치한 후 E₂를 투여한 조피볼락의 혈장 0.2 ml를 첨가하여 37°C에서 30분간 방치하고, 정색시액 1 ml 첨가해 잘 혼합한다. 20분 후에 0.4 N NaOH 10 ml를 첨가하여 10분간 방치한 다음 505 nm에서 종류수를 대조로 흡광도를 측정(DR/4000, HACH)한 후, 표준곡선용 시액으로부터 작성된 표준곡선을 이용하여 GPT를 측정하였다.

결과 및 고찰

E_2 를 투여한 조피볼락의 혈장에서 0와 1일째 보이지 않던 175 kDa에 염색성을 가진 VTG 밴드가 3일째 관찰되었다(Fig. 1). 이 VTG 밴드의 염색성은 6일째 더욱 분명하게 나타났지만 시간이 경과 할수록 흐려져, 15일째는 밴드를 확인할 수 없었다(Fig. 1). 조피볼락의 혈장 내 GPT는 투여 1일째부터 급격히 증가해 3일째 최고치를 나타냈으나, 시간이 경과할수록 점점 감소해 15일째는 E_2 투여 전 만큼 감소하였다(Fig. 2).

E_2 와 화학구조식이 비슷해 ER와 결합하여 난막 단백질과 VTG 합성을 유발하는 것으로 알려진 4-nonylphenol (4-NP) (Arukwe *et al.*, 2000)이 수컷 넙치, *Platichthys flesus*에서 VTG를 유발할 때, 간세포가 손상되어 혈장 내 GPT가 일시적으로 급격히 증가하는 것으로 보고되고 있다(Christensen *et al.*, 1999). 또한, Hwang 등(2002)도 100과 200 (mg/kg)의 4-NP를 투여 한, 조피볼락에서 대조구에 비해 혈장 내 GPT가 급격히 증가하는 것으로 보고

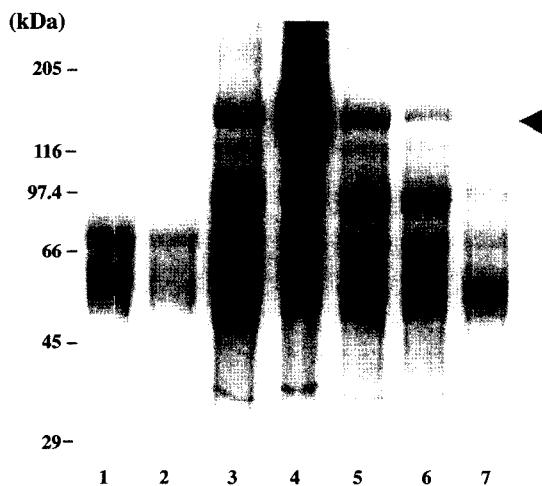


Fig. 1. SDS-PAGE of E_2 -administered juvenile rockfish, showing the expression of VTG bands (arrowhead). Lane 1: control; Lane 2: 1 days after administration; Lane 3: 3 days after administration; Lane 4: 6 days after administration; Lane 5: 9 days after administration; Lane 6: 12 days after administration; Lane 7: 15 days after administration.

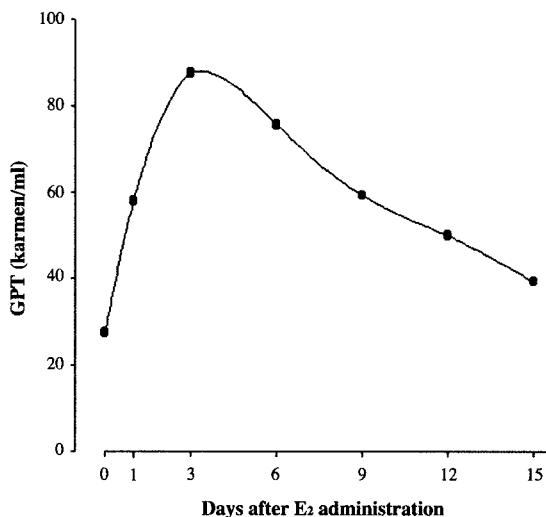


Fig. 2. Temporal changes of GPT in the plasma of E_2 -administered juvenile rockfish. Point represent the mean of three determinations. Error bars are omitted.

하였다. 본 연구에서도 E_2 를 투여한 조피볼락에서 VTG와 GPT가 급격히 증가하는 비슷한 결과가 나타났지만, VTG와 GPT가 시간적으로 증·감의 차이를 나타냈다. VTG의 경우에는 3일째에 관찰되어 6일째 급격히 증가한 후 감소하는 경향을 나타냈지만, GPT의 경우에는 1일에 급격히 증가해 3일째에 최대치를 나타낸 후에 감소하는 경향을 나타내었다. VTG 합성은 간세포 내에서 ER와 VTG mRNA의 축적이 필요하며(Pakdel *et al.*, 1997) 실제로, 무지개송어의 간세포 배양에 있어서도 E_2 를 첨가했을 때 1일 후에 ER와 VTG mRNA가 발현되는 것으로 보고되고(Flouriot *et al.*, 1996; Hwang, 2001) 있으나, VTG의 경우에는 2~3일은 지나야 SDS-PAGE에서 밴드를 확인할 수 있다(Kwon *et al.*, 1993; Hwang, 2001).

복강 내 투여된 E_2 가 혈장 내에서 albumin이나 steroid 결합 단백질과 결합해 표적기관인 간으로 운반되어 혈속에 존재하는 ER와 결합한 후, 전사(transcription)와 번역(translation) 단계를 거쳐 VTG가 합성된다(Flouriot *et al.*, 1996; Pakdel *et al.*, 1997). 따라서, 투여된 E_2 가 간세포에 직접적으로 영향을 미치는 단계는 VTG 합성의 가장 상위단계인 ER 단계로, 간세포에 직접적으로 미치는 영향과 합성된 VTG가 혈장에 방출되기까지는 다소의 시

간적 차이가 있을 것으로 사료된다. 이것이 VTG와 GPT가 시간적으로 증·감의 차이를 나타내는 하나의 원인으로 생각되어진다. 하지만, GPT가 3일째에 VTG가 6일째에 급격히 증가함으로 외인성 E₂의 VTG 유발행동으로부터 합성까지 3일이 소요된다는 것을 의미하는 것은 아니다. 실험 방법상 3일의 간격으로 조사되었기 때문으로, GPT가 4일이나 5일째까지 급격히 증가 할 수도 있을 것이다. 또한, 간세포의 손상은 GPT 변동 이외에 단백질 합성과 유전자 발현을 억제할 수 있으나(Hwang *et al.*, 2000), 현 연구에서는 단백질 합성의 억제는 나타나지 않았으며 다른 단백질보다도 E₂에 의하여 유발되는 VTG 밴드의 증·감이 뚜렷한 것을 알 수 있었다.

지금까지 어류에 있어 E₂의 내분비적 기능에 관한 연구는 사육이나 관리가 쉬운 담수산 어류를 중심으로 활발한 연구가 이루어져(Flouriot *et al.*, 1996; Hwang *et al.*, 2000), 해산어류를 이용하는데 있어 많은 문제점이 있다. 그 중에 하나가 해산어류에 대한 VTG 항체를 쉽게 구할 수 없기 때문에 SDS-PAGE에서 VTG 밴드를 쉽게 확인하기 어렵다는 것이다. 본 연구에서는 조피볼락의 성 성숙시기에 나타나는 암컷 특이 단백질인 175 kDa의 밴드를 VTG로 사용하였으며, 이 밴드의 증·감이 E₂ 투여 후 급격히 변화는 것으로 보아 조피볼락의 VTG 밴드가 확실한 것으로 판단된다. 어종은 다르지만 E₂를 첨가한 무지개송어의 간세포배양에서 5~7일까지 VTG 양이 증가하는 것으로 알려지고 있으며(Kwon *et al.*, 1993; Hwang, 2001), 본 연구에서도 6일째 175 kDa의 밴드가 더욱 강하게 나타나, 이 밴드가 VTG라는 것을 다시 한번 확인할 수 있었다.

이상의 결과로부터 조피볼락의 간세포 내에서 VTG 유발을 위한 외인성 E₂의 행동은 간세포를 일시적으로 손상시켰으며, 이로 인해 혈장 내 GPT가 증가한 것으로 사료된다.

결 론

연안정착성 어류이며 양식대상 어종으로 경제적 가치가 높은 조피볼락, *Sebastes schlegeli* 치어가 외인성 estrogen (estradiol-17 β , E₂)에 노출되어 인위

적으로 VTG가 유발될 때, 간세포가 일시적으로 손상되는지를 판단하기 위하여 혈장 내 VTG와 GPT의 경시적 변동이 SDS-PAGE와 Reitman-Frankel 방법에 의해 각각 조사되었다. E₂ 투여 후, 조피볼락의 혈장에서 0과 1일째에 나타나지 않았던 VTG 밴드가 3일째 175 kDa의 위치에서 관찰되었으며, 6일째 VTG 밴드는 더욱 분명하게 나타났지만 시간이 경과할수록 감소해 15일째는 밴드를 확인할 수 없었다. GPT는 E₂ 투여 1일째부터 급격히 증가하여 3일째 가장 높은 수치를 나타내었다. 하지만, GPT도 VTG 변화와 비슷하게 시간이 경과 할수록 점점 감소해 15일째는 E₂ 투여 전과 비슷하게 감소했다.

이상의 결과는 외인성 E₂가 VTG 유발과정에서 간세포를 손상해 혈장 GPT가 일시적으로 증가한다는 것을 제시한다.

참 고 문 헌

- Bradford MM. A rapid and sensitive methods of the quantitation of protein utilizing the principle of protein-dye binding. *Analy. Biochem.* 1976; 72 : 248-254.
- Christensen LJ, Korsgaard B and Bjerregaard P. The effect of 4-nonylphenol on the synthesis of vitellogenin in the flounder *Platichthys flesus*. *Aquat. Toxicol.* 1999; 46 : 211-219.
- Flouriot G, Pakdel F and Valotaire Y. Transcriptional and post-transcriptional regulation of rainbow trout estrogen receptor and vitellogenin gene expression. *Mol. Cell. Endocrinol.* 1996; 124 : 173-183.
- Hara A, Sullivan CV and Dickhoff WW. Isolation and some characterization of vitellogenin and its related egg yolk proteins from coho salmon (*Oncorhynchus kisutch*). *Zool. Sci.* 1993; 10 : 245-256.
- Hwang UG. Vitellogenin and its mRNA induction by estradiol-17 β in the primary culture of hepatocytes in the rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss*. *J. Fish. Sci. Tech.* 2001; 4(4) : 186-191.
- Hwang UG. Effect of 2, 4-Dichlorophenoxy acetic acid on vitellogenin synthesis and E₂-ER binding affinity of hepatocytes in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *J. of Aquaculture.* 2002; 15(1) : 31-37.
- Hwang UG, Kagawa N and Mugiyama Y. Aluminum and cadmium inhibit vitellogenin and its mRNA induction by estradiol-17 β in the primary culture of hepatocytes in

- the rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss*. Gen. Comp. Endocrinol. 2000; 119 : 69–76.
- Hwang UG and Kang JC. Effect of nonylphenol on plasma glutamate oxaloacetate transaminase (GOT) and glutamate pyruvate transaminase (GPT) in the juvenile rock-fish *Sebastodes schlegeli*. J. Fish. Sci. Tech. 2002; in submission.
- James JN, Sylvia MR, David RD and Ying PS. Serum phosphoproteins phosphorus and calcium levels as reproductive indicators of vitellogenin in highly vitellogenic mature female and estradiol-injected immature rainbow trout (*Salmo gairdneri*). Can. J. Zool. 1987; 65 : 2421–2425.
- Kwon HC, Hayashi S and Mugiyama Y. Vitellogenin induction by estradiol-17 β in primary hepatocyte culture in the rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss*. Comp. Biochem. Physiol. 1993; 104B : 381–386.
- Laemmli UK. Cleavage of structural proteins during assembly of the head of bacteriophage T4. Nature 1970; 227 : 680–685.
- Mommsen TP and Walsh PJ. Vitellogenesis and oocyte assembly. In Fish Physiology, Vol IIA (W. S. Hoar and D. J. Randall, eds.), pp. 347–406, Academic Press, San Diego. 1998.
- Nakao W, Hwang UN, Tohse H and Mugiyama Y. Aluminium inhibits protein kinase C activity in the liver without any effect on vitellogenin production in salmon *Oncorhynchus mykiss*. Bull. Fish. Sci. Hokkaido Univ. 2002; 53 (1) : 31–36.
- Pakdel F, Delaunay F, Ducouret B, Flouriot G, Kern L, Lazennec G, Le Drean Y, Petit F, Salbert G, Saligaut D, Tujague M and Valotaire Y. Regulation of gene expression and biological activity of rainbow trout estrogen receptor. Fish Physiol. Biochem. 1997; 17 : 123–13.
- Racicot JG, Gaudet M and Leray C. Blood and liver enzymes in rainbow trout (*Salmo gairdneri*) with emphasis on their diagnostic use: A study of CCl₄ toxicity and a case of *Aeromonas* infection. J. Fish Biol. 1975; 7 : 725–835.
- Sumpter JP and Jobling S. Vitellogenesis as a biomarker for estrogenic contamination of the aquatic environment. Environ. Health Persp. 1995; 103 : 173–178.
- Toppari, J, Larsen JC and Christiansen P. Male reproductive health and environmental chemicals with estrogenic effects. Miljoprojekt 290, pp. 166, Copenhagen: Ministry of the environment and energy, Danish Environmental Protection Agency. 1995.
- Vedel NE, Korsgaard B and Jensen FB. Isolated and combined exposure to ammonia and nitrite in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*): effects on electrolyte status, blood respiratory properties and brain glutamine/glutamate concentrations. Aquat. Toxicol. 1998; 41 : 325–342.
- Wallace RA. Vitellogenesis and oocyte growth in nonmammalian vertebrates. In Developmental Biology, Vol. I (L. W. Browder, eds.), pp. 127–177, Pergamon, New York. 1985.