

해양한국발전프로그램(KSGP)연구개발사업

연 구 보 고 서

냉수성 고유어종의 생식선 자극 호르몬 cDNA의 cloning 및
단백질 대량생산

(Cloning of gonadotropin cDNAs and its expression in salmonids and
native fishes to korea)

2005. 8.

강릉대학교 SG연구사업단

해 양 수 산 부

제 출 문

해양수산부 장관 귀하

본 보고서를 “냉수성 고유어종의 생식선 자극 호르몬 cDNA의 cloning 및 단백질 대량생산” 과제의 최종보고서로 제출합니다.

2005년 8월

대학교명 : 강릉대학교
사업단장 : 전 중균
연구팀장 : 손 영창
참여교수 : 진 덕희

요 약 문

I. 과 제 명

냉수성 고유어종의 생식선 자극 호르몬 cDNA의 cloning 및 단백질 대량생산

II. 연구개발의 목적 및 필요성

1. 연구의 목적

- 가. 강원도 고유의 냉수성 어종의 멸종을 방지하고 번식시키기 위함
- 나. 생명 공학적 연구 방법을 검토하기 위하여 냉수성 고유 어종의 생식선 자극 호르몬 cDNA를 cloning하고 단백질을 대량 생산하고자 함

2. 연구 개발의 기술 · 경제 · 사회적 필요성

- 가. 북미와 유럽 특히 미국의 대규모화된 기업형 양식가들은 자국정부의 방조에 가까운 유전자 재조합 농산물(GMO)의 확대 생산에 힘입어 저가의 수산물을 안정적으로 수출 할 길을 모색하고 있으며, 중국은 값싼 노동력과 풍부한 수산물을 배경으로 수출한 결과 우리 어민의 생계에 치명적인 타격을 주고 있는 실정임
- 나. 국민의 식생활 기호에 맞는 순수한 고유 어종을 보존하고 번식시켜 양식 산업화시키는 것은 WTO체제에서 우리 어민이 생존할 수 있는 길의 하나라고 판단됨
- 다. 산업 기반 시설이 빈약한 강원도지역의 특성을 고려할 때 국내 양식 산업을 새로 주도할 수 있는 메카로서의 재도약이 기대됨

III. 연구 개발의 내용 및 범위

1. 연구 개발의 최종 목표: 생명 공학을 통한 강원도 특산 어종의 번식 제어
2. 일차 낸도 : 생식선 자극 호르몬 cDNA의 cloning
3. 이차 낸도 : 호르몬의 인위적 대량 생산
4. 삼차 낸도 : 호르몬의 활성을 생체 내에서 확인

IV. 연구개발결과

1. 생식선자극호르몬의 cloning

포유류에서 하등척추동물인 어류까지 생식선자극호르몬 (GTH)는 2종류가 있음이 알려져 있다. 즉, 성성숙의 초기단계에서 작용하는 FSH와 최종성숙단계에서 작용하는 LH가 있다. 이들 각각의 호르몬은 어종 간에 30-90%의 유사성

을 가지고 있는 특징을 이용하여 cloning하였다.

- 가. 강원도 고유의 냉수성 어류 또는 천연 기념물급 어류를 선정하고 확보하여
노하수체를 적출한 후 급속냉동보존(-80°C)
 - 나. 노하수체에서 추출한 total RNA 또는 mRNA를 출발 재료로 하여 Oligo dT primer와 역전사효소를 사용하여 역전사 반응을 *in vitro*에서 시킨 후 대상
어종의 노하수체 cDNA pool을 확보
 - 다. 보고된 어류의 FSH β 및 LH β 와 가장 유사한 부위의 염기 배열을 도출하
여 합성 oligo primer를 설계
 - 라. 노하수체 cDNA pool을 template로 하여 PCR방법으로 FSH β 및 LH β 의 cDNA
를 증폭하고 cloning
 - 마. FSH 및 LH의 공통적인 subunit인 α -subunit은 동일한 방법으로 cloning함
2. 호르몬의 인위적 대량 생산
- 가. cloning화된 α subunit 1분자와 FSH β 또는 LH β 1분자를 진핵 생물
에서 강제적으로 발현시킬 수 있는 vector에 삽입
 - 나. 발현 상황은 SDS-PAGE방법으로 확인
 - 다. 발현 밴드를 확인 후 항원-항체반응을 이용한 Western blot 분석법으로
유전자재조합 FSH 및 LH의 재확인
 - 라. 대량 생산할 수 있는 최적 조건의 검토 및 Affinity column을 이용하여 정제
3. 호르몬의 활성을 생체 내에서 확인
- 가. 실험 대상 어류의 생식선 발달 초기에 FSH를 복강 투여 3일 후
혈액과 생식소 sampling
 - 나. 채취한 혈장으로부터 스테로이드호르몬의 측정 결과 FSH를 투여한
그룹에서 에스트라디올(E2)이 현저히 증가함
 - 다. 생식소를 조직학적으로 관찰한 결과 대조군에 비하여 난모 세포가
현저히 발달(난황이 축적된 과립구의 형성 촉진, 난황 형성기의
중기에 도달한 난모 세포 다수 출현)

V. 연구 개발 결과의 활용 계획

1. 열복어의 친어 관리/종묘 생산에 유용하게 사용될 수 있는 유전자 재조합 단백질의 혈액 내 잔존성을 방사면역측정법으로 조사할 예정임
2. 연어과어류의 성숙 개체에서 난모 세포 발달을 촉진시키는 호르몬의 영향을 생체 내 실험으로 확인할 계획임
3. 정원세포 및 정소의 생식 세포 발달에 미치는 호르몬의 영향을 시험관 및 생체 내 실험을 통하여 조사할 필요성이 있음
4. 연어과 이외의 다른 어종 (잉어과 어류, 뱀장어 등)에서 호르몬의 생물학적 활성을 조사하여 타어종의 종묘 생산에 활용될 수 있는지 조사할 계획임

VI. 기대 효과

1. 경제적 측면 (성과의 산업계 이전 및 산업화를 통한 기대 효과 등)
 - 가. 수산물의 남획으로 인한 멸종 위기에 있는 해양 생물의 번식을 보존 유지 개발함으로서 국내 수산업에 큰 이익을 가져다 줄 것임
 - 나. 국제적인 특허를 획득할 가능성이 크므로 다양한 방면의 국부를 창출할 수 있음
 - 다. 향후 발생되어지는 새로운 유전학적인 기초 지식을 축적할 수 있음
2. 학술적 측면 (성과의 타 산업 및 학문에 미치는 효과 등)
 - 가. 수산 생물의 유전학적인 연구 능력과 분석력이 증진됨
 - 나. 자연 자원 조성을 위한 과학적이고 합리적인 방법 개발
 - 다. 어종 고유의 호르몬과 동일한 물질을 대량 확보 가능
 - 라. 적절한 번식 시기에 투여하는 인공 번식 방법의 이용 가능

S U M M A R Y

Pituitary glycoprotein hormones play a major role in fish reproductive activities. FSH (follicle-stimulating hormone), LH (luteinizing hormone) and TSH (thyroid-stimulating hormone) are belong to a glycoprotein hormone family in the pituitary of teleost fishes and their molecules are comprised of common α and distinct β subunit. In salmonid species, FSH mediates vitellogenesis and spermatogenesis, and LH regulates oocyte maturation and spermiation. Although it was suggested that fish TSH regulates the rate of metabolism by stimulating the thyroid gland to produce and release thyroid hormones as higher vertebrates, information on biological aspects of TSH is still limited.

In the present study, we firstly cloned cDNAs of glycoprotein α , FSH β and LH β subunits in an endangered salmonid species, Manchurian trout (*Brachymystax lenok*) living in nature-conservation sites designated by the Ministry of Environment in Korea. Next, to improve our understanding of the reproduction in this species we attempted to produce single-chain recombinant FSH (r-mtFSH) and LH (r-mtLH) proteins in Chinese hamster ovary (CHO-K1) cells and baculovirus-silkworm larvae system. In a transient transfection of the FSH and LH constructs into CHO-K1 cells followed by Western blot analysis, the tethered FSH in cell lysates or LH secreted into a medium was detected from 48 to 72 h after transfection. In addition, hemolymph containing r-mtFSH or r-mtLH was collected from silkworm larvae and purified by an affinity column. The r-mtFSH and r-mtLH were detected by Western blot analysis. In an *in vitro* assay, r-mtLH but not r-mtFSH stimulated the release of testosterone from maturing rainbow trout oocytes. Using cDNAs encoding FSH and LH receptors of amago salmon, we observed increased cAMP concentration in r-mtFSH and r-mtLH treated COS-7 cells. In sexually early recrudescence rainbow trout, r-mtFSH but not r-mtLH accelerated oocyte development. Taken together, these results suggest that the bioactive recombinant hormones could be applied for the induction of gonadal development and artificial propagation of endangered fishes.

C O N T E N T S

Chapter 1. Introduction	(8)
Chapter 2. Recent situation in domestic and international research field	(9)
Chapter 3. Results	(11)
Chapter 4. Achievement and Contribution	(88)
Chapter 5. Plan for the usage of these results	(90)
Chapter 6. References	(91)

목 차

제 1 장 서 론 (8)

제 2 장 국내외 연구개발 현황 (9)

제 3 장 연구 개발 수행 내용 및 결과 (11)

제 4 장 연구개발 목표 달성도 및 대외기여도 (88)

제 5 장 연구개발결과의 활용계획 (90)

제 6 장 참고문헌 (91)

제 1 장 서 론

1절. 연구의 목적

강원도 고유의 냉수성 어종의 멸종을 방지하고 번식시키기 위한 생명 공학적 연구 방법을 검토하기 위하여 냉수성 고유어종의 생식선 자극 호르몬 cDNA를 cloning하고 단백질을 대량 생산하고자함.

2절. 연구 개발의 기술·경제·사회적 필요성

최근 우리 어민들의 초미의 관심사는 WTO시대의 도래와 함께 신자유주의 무역 체제에서 어떻게 하면 생존할 수 있을까 하는 것이다. 북미와 유럽 특히 미국의 대규모화된 기업형 양식가들은 자 국정부의 방조에 가까운 유전자 재조합 농산물(GMO)의 확대 생산에 힘입어 저가의 수산물을 안정적으로 수출할 길을 모색하고 있으며, 중국은 값싼 노동력과 풍부한 수산물을 배경으로 수출한 결과 우리 어민의 생계에 치명적인 타격을 주고 있는 실정이다. 따라서 국민의 식생활 기호에 맞는 순수한 고유 어종을 보존하고 번식시켜 양식 산업화 시키는 것은 WTO체제에서 우리 어민이 생존할 수 있는 길의 하나라고 판단된다. 또한 산업기반시설이 빈약한 강원도지역의 특성을 고려할 때 국내 양식 산업을 새로 주도할 수 있는 폐카로서의 재도약이 기대됨.

3절. 연구 개발의 목표 및 내용

1. 연구 개발의 최종 목표: 생명 공학을 통한 강원도 특산 어종의 번식 제어.
2. 일차 낸도 : 생식선자극호르몬 cDNA의 cloning.
3. 이차 낸도 : 호르몬의 인위적 대량 생산.
4. 삼차 낸도 : 호르몬의 활성을 생체 내에서 확인.

제 2 장 국내외 연구 개발 현황

1절. 과제 관련 국내외 동향

1. 산업 수요 측면

- 가. 수산물의 남획으로 인한 생산력의 감소와 더불어 강원도 고유의 냉수성 어종의 멸종을 방지하고 번식시키기 위함.
- 나. 넘치, 조피 블락 등을 중심으로 양식어종의 단일화 추세는 수년간 지속되어 가격의 급락을 초래하고 있으며, 이에 따른 품질의 저하로 인하여 국민의 수산물에 대한 기피 현상을 불러일으킬 가능성이 있음. 따라서 양식어종의 다양화가 시급히 추진되어야 할 필요성이 있음.

2. 연구 수행 측면

- 가. 생물의 고유한 형질을 보존하기 위한 노력 즉, 종의 다양성을 유지하려는 선진 외국 과학자들의 장고의 연구 성과들은 최근 지구환경의 급격한 폐해를 의식하게 된 자국민의 관심을 끌며, 암 발생의 기작에 관한 연구에 뒤를 이어 가장 주목받는 생명과학의 한 분야로 급부상하고 있음.
- 나. 북미, 북유럽, 이스라엘 그리고 일본에서는 종래의 양식 방법을 초월하여 순수한 고유 어종을 보존하고 번식시키는 양식 산업화를 추진 개발함으로서 멸종 위기의 해양 생물체를 보존하려는 연구를 생물 공학적 연구 방법을 통하여 수행하고 있음.

2절. 연구 개발 추진 전략 및 방법

1. 어류의 번식조절은 환경적 요인 및 생리적 요인이 통합적으로 작용하여 이루어지며, 뱀장 어와 같이 현재까지도 그 메카니즘에 대해서 잘 알려지지 않은 어종도 있음.
2. 생리적인 요인 중에서 뇌-뇌하수체-생식소로 이어지는 내분비 기관에서 생산되는 생식선 관련 호르몬은 번식 조절에서 중추적인 역할을 하고 있음이 잘 알려져 있음.
3. 한편, 어류의 번식을 조절하는 메카니즘의 이해와 산업적인 응용은 사람을 중심으로 한 포유동물의 연구 성과를 대부분 수용하는 차원에서 이루어지고 있는 현실을 부정하기 힘들며, 또한 실제로 많은 부분에서 유사한 측면이 있음.
4. 그러나 사람의 태반성 생식선 자극 호르몬(hCG)과 같이 포유류 유래의 호르몬은 어류에서 생식선 발달의 자극 효과는 있으나 생식선의 최종 발달단계 또는 부화된 자어에 좋지 않은 영향을 주는 것으로 많은 연구자들이 보고하고 있음.
5. 따라서 번식시키고자 하는 어종 고유의 호르몬과 동일한 물질을 대량 확보하여 적절한 번식 시기에 투여하는 인공 번식 방법이 유효하다고 할 수 있음.
6. 지난 10여 년간 어류에서 생식선 자극 호르몬(GTH)의 단백질 또는 cDNA가 분리되거나 cloning되어 있으나, 산업적으로 유용한 어류는 몇 종에 지나지 않으며 또한 대량 정제와 활성을 가진 호르몬의 생산에는 기술적인 한계가 있었음.
7. 가장 큰 이유로는 GTH가 2개의 subunit으로 구성되어 있으며 당단백질이기 때문이다.

따라서 대장균이외의 진핵 세포에서 대량으로 생산할 경우 당이 수식되어 원래의 형태에 가까운 단백질이 될 가능성이 매우 크다. 따라서 CHO 세포주에서 호르몬의 생산을 유도하여 정제한 후 어류에 주사하는 방법이 유효하다고 사료됨.

제 3 장 연구 개발 수행 내용 및 결과

1절. 연구의 목적:

강원도 고유의 냉수성 어종의 멸종을 방지하고 번식시키기 위한 생명 공학적 연구 방법을 검토하기 위하여 냉수성 고유 어종의 생식선 자극 호르몬 cDNA를 cloning하고 단백질을 대량 생산하고자 한다.

2절. 연구 개발의 목표 및 내용:

연구 개발의 최종 목표: 생명 공학을 통한 강원도 특산 어종의 번식 제어.

1. 1차 년도 : 생식선 자극 호르몬 cDNA의 cloning.
2. 2차 년도 : 생식선 자극 호르몬의 유전 공학적 생산.
3. 3차 년도 : 생식선 자극 호르몬의 생물학적 활성을 조사.

3절. 서론

경골어류의 뇌하수체에서는 당 단백질성 호르몬류가 생산되는데, 두 종류의 생식선 자극 호르몬 (GTHs; FSH와 LH)과 갑상선자극호르몬(TSH)이 당 단백질 패밀리에 속한다. 이들 호르몬들은 공통적인 α 쇄와 호르몬 특이적인 β 쇄를 가진다(Swanson and Dittman, 1997; Blazquez et al., 1998).

연어과 어종들에서, 현재까지 FSH는 난황 형성과 정자 형성의 역할을 하며, LH는 배우자의 최종 성숙을 조절한다고 알려져 있다(Suzuki et al., 1988a, 1988; Swanson, 1991, Swanson and Dittman, 1997; Blazquez et al., 1998).

냉수성 고유 어종인 열목어의 멸종을 방지하고 번식시키기 위한 생명 공학적 연구 방법을 검토하기 위하여 GTH α , FSH β , LH β 쇄를 연구 제1차 년도에 cloning하여 염기서열을 결정하였으며, 제2차 년도에서는 이들 유전자를 활용하여 진핵 세포에서 유전공학적으로 생산할 수 있는 방법을 모색하였다. 제3차 년도에서는 GTH의 기능을 활성화 하고 subunit 간의 유연성을 높이고자 NCS(N-linked carbohydrate sequence) 영역을 β 와 α -subunit 사이에 첨가하여 생산된 호르몬의 생물학적 활성을 시험관 내 및 생체 내에서 조사하였다(Klein et al., 2003).

4절. 생식선 자극 호르몬 cDNA의 cloning

1. Sample의 수집

본 연구에 이용한 열목어는 2002년 삼척 내수면 연구소로부터 수용된 것으로 성숙 초기의 암컷개체(평균체중: 190.6g)를 선별하여 뇌하수체를 적출한 뒤 액체 질소에 급속 냉동 한 후 -80°C에서 mRNA 추출 전까지 보관하였다.

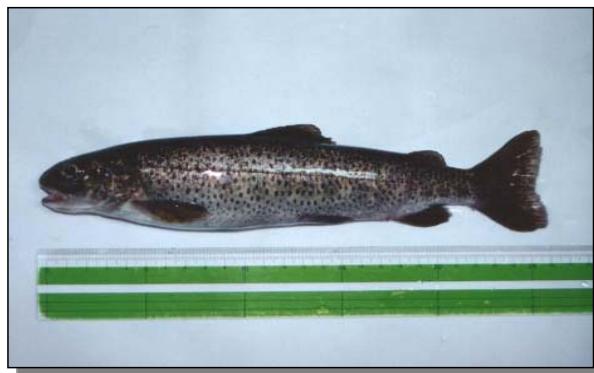


Fig. 1. Manchurian trout (*Brachymystax lenok*)
 Classification : teleost, order salmon, fresh-water fish of family salmon
 Distribution : Korea, Siberia, Europe etc.

2. 뇌하수체에서 mRNA 추출 및 cDNA 합성

열목어의 뇌하수체에서 mRNA를 추출 (QuickPrep TM Micro mRNA Purification Kit, Amersham Pharmacia biotech) 한 뒤 cDNA로 합성 (First-strand cDNA Synthesis Kit, Amersham Pharmacia biotech)하였다.

3. 호르몬 영역의 Oligo primer 제작 및 polymerase chain reaction (PCR)

산천어 GTH α , FSH β , LH β 각각의 염기 서열 (NCBI Accession number S69273, S69275, S69276)을 기초로 하여 oligo primer를 제작하였다. 뇌하수체에서 합성한 cDNA를 주형으로 사용하여 PCR 방법으로 GTH α , FSH β , LH β 를 각각 증폭하였다.

Table 1. Oligonucleotides used for sequence determination, PCR, and GTH α , FSH β , LH β

Primers	Directions	Sequence
GTH α -EcoRI	F	5'-GCGAATTCAATGTGCTTGTTGAAATCAA-3'
GTH α -Xho I	R	5'-CGCTOGAGACAGTTATGACTTATGG-3'
FSH β -EcoRI	F	5'-GCGAATTCAATGTACTGCAOCCACTAAAG-3'
FSH β -Xho I	R	5'-CGCTOGAGTTACATTTCTAGTGGGTTA-3'
LH β -EcoRI	F	5'-GCGAATTCAATGTTAGGTCTTCATGTAGG-3'
LH β -Xho I	R	5'-CGCTOGAGTCACCACATGTCACCATC-3'

F, forward direction; R, reverse direction

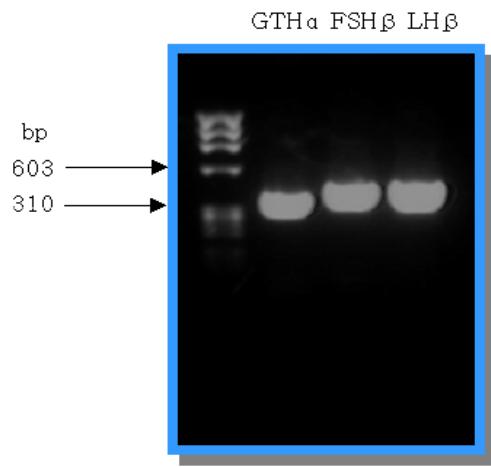


Fig. 2. PCR amplification for gonadotropin subunits

4. Cloning 및 plasmid DNA추출

각각의 증폭된 산물을 pcDNA3 (Invitrogen, USA) vector에 삽입하여 *E.coli* 형질전환 한 뒤 plasmid DNA를 추출하여 5', 3'-말단에 인식 부위로 붙여준 효소로 절단하여 insert의 유무를 확인한 다음 염기서열을 결정하였다.

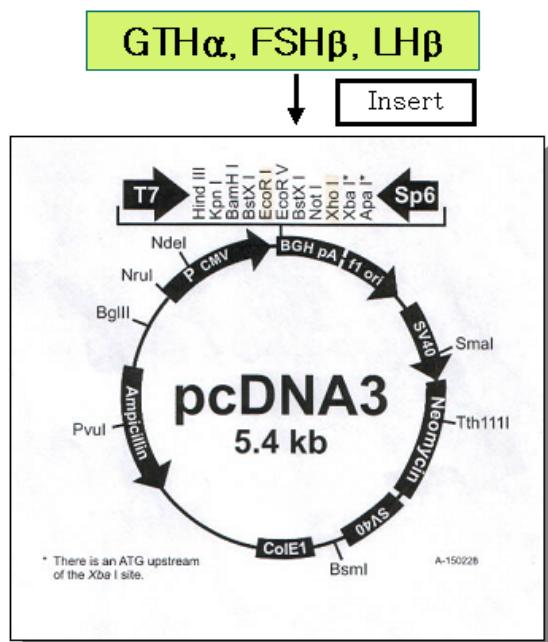


Fig. 3. pcDNA3 vector image

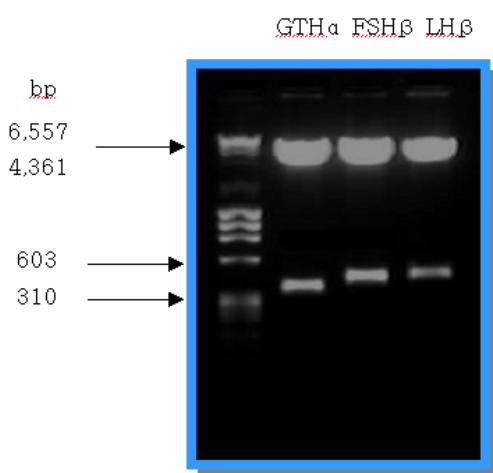
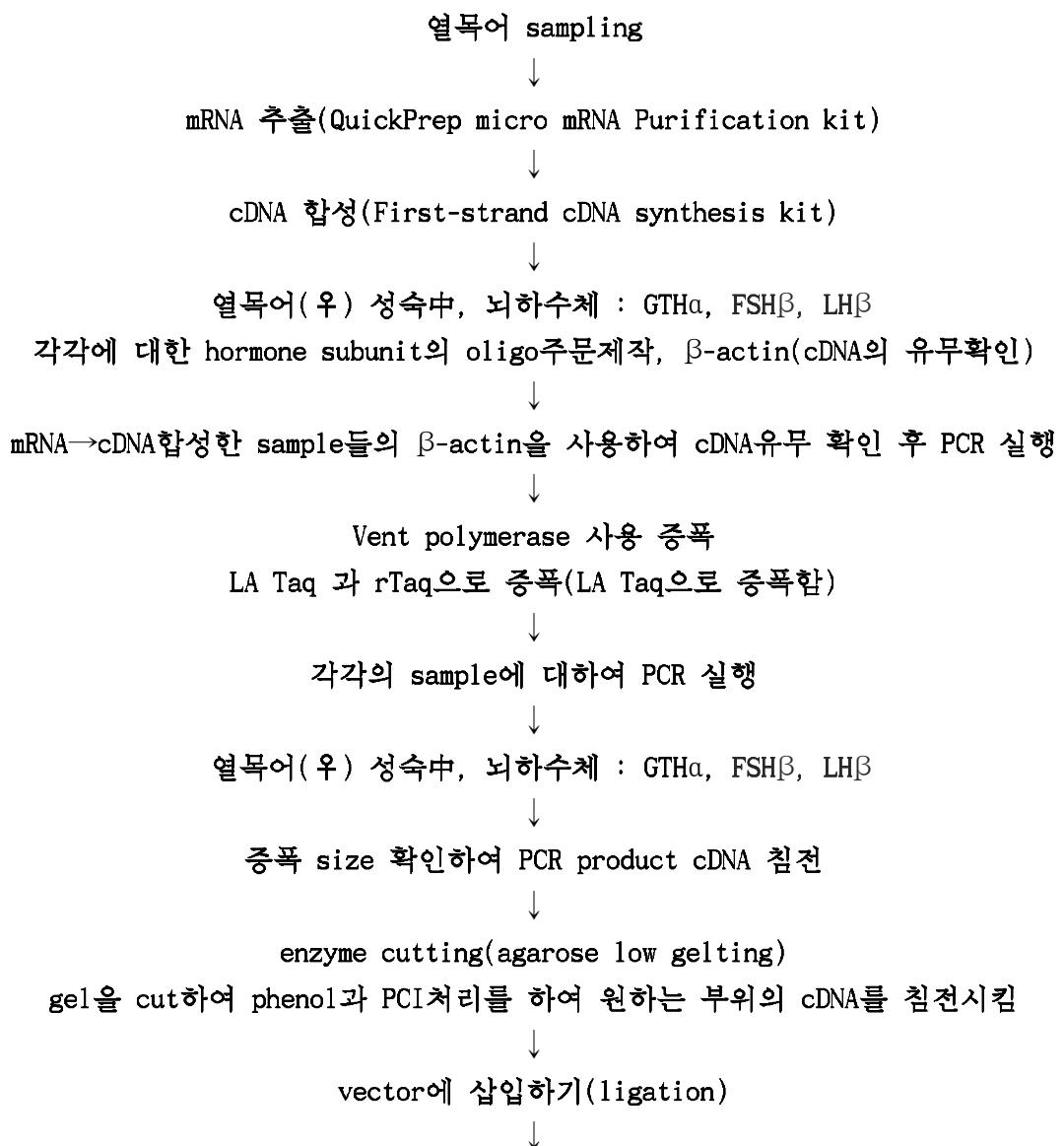
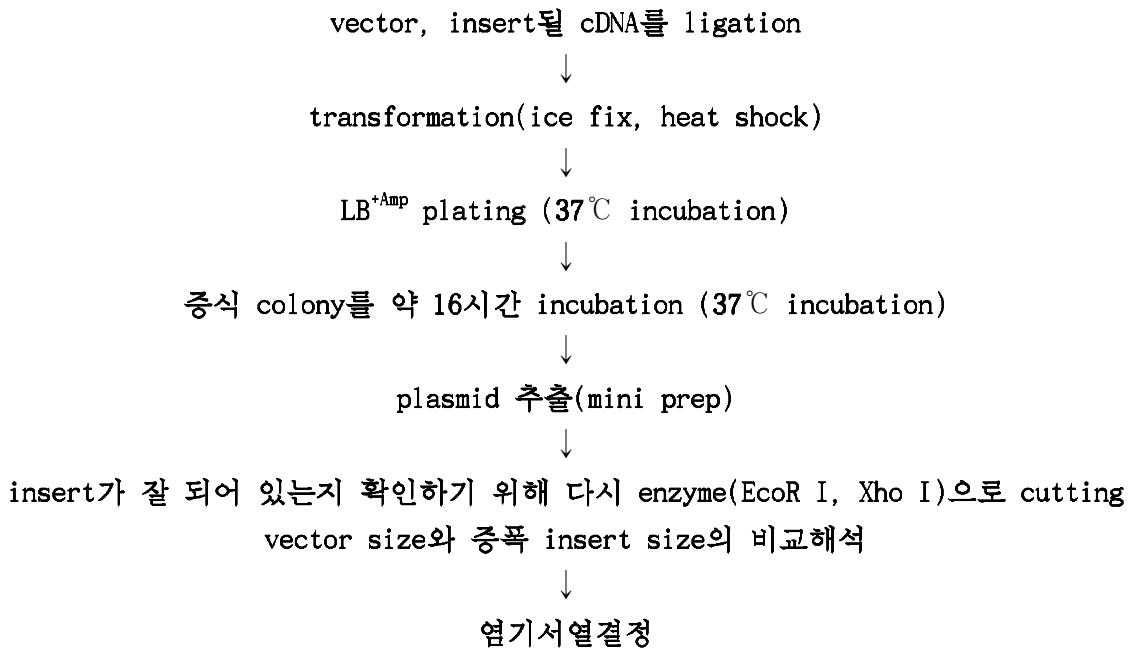


Fig. 4. Confirmation of inserted gonadotropin subunits

5. 실험 순서 요약도





6. Sequencing 결과

Sample : 열독어(우) 성숙中, 뇌하수체 : GTH α , FSH β , LH β

• 열독어는 GTH α , FSH β , LH β 의 sequence가 NCBI의 연어목 연어과인 산천어의 sequence와 비교했을 때 amino acid의 상동성은 각각 95%, 92%, 97% 보였다.

가. nucleotide 와 amino acid의 염기서열 해석결과

(1) 산천어 GTH α open reading frame

```

1 atgtgcttggaaatcaattggagttatccctcatcctgtccata
   M C L L K S I G V S L I L S I
46 cttctgtacatggcagacttttatccaaacagtgacatgacaaac
   L L Y M A D S Y P N S D M T N
91 gtgggctgtgaggaatgc当地actgaaggagaacaaactattctca
   V G C E E C K L K E N K L F S
136 aaccggcgccccctgtctaccagtgtacaggctgctttcc
   N P G A P V Y Q C T G C C F S
181 agagcttatccaaccccactgcagtctaagaaggccacgttgtc
   R A Y P T P L Q S K K A T L V
226 ccaaagaacatcacctctgaagccacatgctgcgttgc当地aaaagaa
   P K N I T S E A T C C V A K E
271 ggggaaagggtgggtggacaacatcaagctgacgaaccacaca
   G E R V V V D N I K L T N H T
316 gagtttggtgcaacacacctttatcaccataatcataa 354
   E C W C N T C Y H H K S *

```

(2) 산천어 FSH β open reading frame

1 atgtactgcaccacttaaagacgctgcagctggtcgtcatggca
M Y C T H L K T L Q L V V M A
46 acgctgtgggtgacaccagtgagggcggggacagactgcaggat
T L W V T P V R A G T D C R Y
91 ggctgccgactgaacaacatgaccatcaccgtggagagagaggac
G C R L N N M T I T V E R E D
136 tgcacggaagcatcaccatcaccacctgcgcgcgcctgtcgaa
C H G S I T I T T C A G L C E
181 acgacggacactgaactatcagagcacatggctgccacgctccag
T T D L N Y Q S T W L P R S Q
226 ggggtgttaactcaaggagtggcctacgagaaggctacacctg
G V C N F K E W S Y E K V Y L
271 gaaggctgtccatccgggtcgacccttcttcataccgtgcc
E G C P S G V D P F F I P V A
316 aagagctgcgattgcatcaaatgcaagacggacaacaccgactgt
K S C D C I K C K T D N T D C
361 gatgccaaaggcatggcaacacccagctgcatcgtaaacccacta
D R K G M A T P S C I V N P L
406 gaaatgtaa 414
E M *

(3) 산천어 LH β open reading frame

```
1 atgttaggtcttcatgttagcacccatgtatctccctgtttctgtgc
   M L G L H V G T L I S L F L C
46 attctcctggAACCCGTTgagggtctctcatgcagccctgtcag
   I L L E P V E G S L M Q P C Q
91 cccatcaaccagactgtgtctggagaaggctgcccacg
   P I N Q T V S L E K E G C P T
136 tgcttagtcattcaaACCCtatctgcagtggccactgcatcacc
   C L V I Q T P I C S G H C I T
181 aaggagccggTTTcaagagcccatttccaccgttaccagcat
   K E P V F K S P F S T V Y Q H
226 gtgtcacctatcggaCGTCCGCTatgaaatgatccgcctacct
   V C T Y R D V R Y E M I R L P
271 gactgtccccCTGGTGGACCCtcatgtcacctaccctgtggct
   D C P P W V D P H V T Y P V A
316 ctgagctgtgactgcAGCCTCTGtaacatggacacttctgactgt
   L S C D C S L C N M D T S D C
361 accatcgagAGCCTGCAGCCAGACTTCTGcattacccaaagagta
   T I E S L Q P D F C I T Q R V
406 ctaacggatggtgacatgtggta 429
   L T D G D M W *
```

(4) 열폭어 GTHα open reading frame

1 atgtgcttggaaatcaactggagtatccctcatcctgtcogta
M C L L K S T G V S L I L S V
46 cttgtattcatcgcagactcttatccaaacagtgacaagaacaaac
L V F I A D S Y P N S D K T N
91 atgggctgtgaggaatgcacactgaagccgaacacaatcttcccc
M G C E E C T L K P N T I F P
136 aacatcatgcagtgtacaggctgctgcttctccagagottatcca
N I M Q C T G C C F S R A Y P
181 accccactacggtccaaggcaaaccatgctggtcccaagaacatc
T P L R S K Q T M L V P K N I
226 acctctgaagccacgtgctgcgttgcaaaagaagggaaagggtc
T S E A T C C V A K E G E R V
271 accaccaaggatggcttcccggtgacgaaaccacacagagtgtcac
T T K D G F P V T N H T E C H
316 tgcagcacctgttattaccataaatcataa 345
C S T C Y Y H K S *

(5) 열복어 FSH β open reading frame

1 atgtactgcacccacttaagacgctgcagctggcatcatggca
M Y C T H L K T L Q L V I M A
46 acgctgtggatgacaccagtgaggcgaggcagactgctggtat
T L W M T P V R A G T D C W Y
91 ggctgccgactaaacaacatgaccatcaccgtggagagagaggac
G C R L N N M T I T V E R E D
136 tgtcacggaagcatcaccatcaccacctgcgcggcctgtgcgaa
C H G S I T I T T C A G L C E
181 acgacggatctgaactaccagagcacatggatgccacgctcccag
T T D L N Y Q S T W M P R S Q
226 gtggcgtgtacttcaaggagtggcctacgagaaggctacctg
V A C N F K E W S Y E K V Y L
271 gaaggctgtccatccggggccgacccttcttcattcctgtgcc
E G C P S G A D P F F I P V A
316 aagagctgcgattgcatcaaatgcaagactgacaacacccgactgt
K S C D C I K C K T D N T D C
361 gatgcataaggcatggcaacacccagctgcgttagtaaacccacta
D R I S M A T P S C V V N P L
406 gaaatgtaa 414
E M *

(6) 열독어 LH β open reading frame

1 atgttagtcttcattgtggcaccttgcacccatctccctgtttcgtgc
M L G L H V G T L I S L F L C
46 atcctcctgaaaccgcgttggggctctcatgcagccctgtcag
I L L E P V E G S L M Q P C Q
91 cccatcaaccagactgtgtctggagaaggctgcccacg
P I N Q T V S L E K E G C P T
136 tgcttagtcattcaaacccttatctgcagtggccactgcgtcacc
C L V I Q T P I C S G H C V T
181 aaggagccggtttcaagagccatccaccgtgtaccagcat
K E P V F K S P F S T V Y Q H
226 gtgtgcacctaccgagacgtccgctatgaaacgatccgcctacct
V C T Y R D V R Y E T I R L P
271 gactgtcccccttgggtggaccctcatgtcacctaccctgtggct
D C P P W V D P H V T Y P V A
316 ctgagctgtgactgcagcctctgttaacatggacacttctgactgt
L S C D C S L C N M D T S D C
361 accatcgagagcctgcagccagacttctgcattacccaaagagta
T I E S L Q P D F C I T Q R V
406 ctaacggatggtgacatgtggta 429
L T D G D M W *

나. 열목어와 NCBI의 등록된 산천어와의 nucleotide 및 amino acid sequence 비교

(1) nucleotide sequence 비교

(가) GTH α nucleotide

1) *Oncorhynchus masou* (=masu salmon) gonadotropin alpha

Score = 620 bits (313), Expect = 6e-175

Identities = 337/345 (97%), Gaps = 0/345 (0%)

Strand=Plus/Plus

Manchurian trout :1 ATGTGCTTGGAAATCAACTGGAGTATCCTCATCTGTOGTACTTGTATTCAOGCA 60
||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon :12 ATGTGCTTGGAAATCAACTGGACTATCCTCATCTTACOGCACTCTAGTCATCGCA 71

Manchurian trout : 61 GACTCTTATOCAAAACAGTGACAAGACAAACATGGGCTGTGAGGAATGCACACTGAAGOOG 120
||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 72 GACTCTTATOCAAAACAGTGACAAGACAAACATGGGCTGTGAGGAATGCACACTGAAGOOG 131

Manchurian trout :121 AACACAATCTTCCCCAACATCATGCAGTGACAGGCTGCTGCTTCTOCAGAGCTTATCA 180
||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon :132 AACACAATCTTCCCCAACATCATACAGTGACAGGCTGCTGCTTCTOCAGAGCTTATCA 191

Manchurian trout :181 AOOOCACTAOGGTOCAAGCAAACATGCTGGTCCCCAAGAACATCAOCTCTGAAGOCAG 240
||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon :192 AOOOCACTAOGGTOCAAGCAAACATGCTGGTCCCCAAGAACATCAOCTCTGAAGOCACA 251

Manchurian trout :241 TGCTGOGTTGCAAAAGAAGGGAAAGGGTCAACCACCAAGGATGGCTTCCCCGTGAOGAAC 300
||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 252 TGCTGOGTTGCAAAAGAAGGGAAAGGGTCAACCACCAAGGATGGCTTCCCCGTGAOGAAC 311

Manchurian trout : 301 CACACAGAGTGTCACTGCAGCACCTGTTATTACCATAAATCATAA 345
||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 312 CACACAGAGTGTCACTGCAGCACCTGTTATTACCATAAATCATAA 356

2) *Oncorhynchus mykiss*(=Rainbow trout) gonadotropin alpha

Score = 620 bits (313), Expect = 6e-175

Identities = 337/345 (97%), Gaps = 0/345 (0%)

Strand=Plus/Plus

Manchurian trout :1 ATGTGCTTGTGAAATCAACTGGAGTATCCTCATCCTGTOCGTACTTGTATTCAOGCA 60
||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Rainbow trout :1 ATGTGCTTGTGAAATCAACTGGACTATTCATCCTGTOCGACTTCTAGTCATOGCA 60

Manchurian trout :61 GACTCTTATCAAACAGTGACAAGACAAACATGGCTGTGAGGAATGCACACTGAAGOOG 120
||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Rainbow trout :61 GACTCTTATCAAACAGTGACAAGACAAACATGGCTGTGAGGAATGCACACTGAAGOOG 120

Manchurian trout:121 AACACAATCTTCCCCAACATCATGCAGTGACAGGCTGCTGCTTCTCAGAGCTTATCCA 180
||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Rainbow trout :121 AACACAATCTTCCCCAACATCATGCAGTGACAGGCTGTTGCTTCTCAGAGCTTATCCA 180

Manchurian trout:181 AOOOCACTAOGGTOCAAGCAAACCATGCTGGTCCCCAAGAACATCAOCTCTGAAGOCACG 240
||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Rainbow trout :181 AOOOCACTAOGGTOCAAGCAAACCATGCTGGTCCCCAAGAACATCAOCTCTGAAGOCACA 240

Manchurian trout :241 TGCTGOGTTGCAAAAGAAGGGAAAGGGTCAACCACCAAGGATGGCTTCCCCGGTGACGAAC 300
||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Rainbow trout :241 TGCTGOGTTGCAAAAGAAGGGAAAGGGTCAACCACCAAGGATGGCTTCCCCGGTGACGAAC 300

Manchurian trout :301 CACACAGAGTGTCACTGCAGCACCTGTTATTACCATAAATCATAA 345
||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Rainbow trout : 301 CACACAGAGTGTCACTGCAGCACCTGCTATTACCATAAATCATAA 345

3) *Oncorhynchus kisutch*(=coho salmon) glycoprotein hormone alpha

Score = 603 bits (304), Expect = 1e-169

Identities = 328/336 (97%), Gaps = 0/336 (0%)

Strand=Plus/Plus

Manchurian trout :10 TTGAAATCAACTGGAGTATCCTCATOCTGTOOGTACTTGTATTCAOGCAGACTCTTAT 69
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||
 coho salmon :1 TTGAAATCAACTGGACTATCCTCATOCTGTOOGCACTTCTAGTCATCGGAGACTCTTAT 60

Manchurian trout:70 CCAAACAGTGACAAGACAAACATGGGCTGTGAGGAATGCACACTGAAGCGAACACAATC 129
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||
 coho salmon :61 CCAAACAGTGACAAGACAAACATGGGCTGTGAGGAATGCACACTGAAGCGAACACAATC 120

Manchurian trout :130 TTCCCCAACATCATGCAGTGTACAGGCTGCTGCTCCAGAGCTTATCCAACOOCACACTA 189
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||
 coho salmon ; 121 TTCCCCAACATCATGCAGTGTACAGGCTGCTGCTCCAGAGCTTATCCAACOOCACACTA 180

Manchurian trout :190 CGGTCCAAGCAAACATGCTGGTCCCCAAGAACATCACCTCTGAAGCGAACGTGCTGCGTT 249
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||
 coho salmon : 181 CGGTCCAAGCAAACATGCTGGTCCCCAAGAACATCACCTCTGAAGCGAACATGCTGTT 240

Manchurian trout :250 GCAAAAGAAGGGAAAGGGTCACCAACCAAGGATGGCTTCCCCGTGAOGAACACACAGAG 309
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||
 coho salmon : 241 GCAAAAGAAGGGAAAGGGTCACCAACCAAGGATGGCTTCCCCGTGAOGAACACACAGAG 300

Manchurian trout : 310 TGTCACTGCAGCACCTGTTATTACCATAAATCATAA 345
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||
 coho salmon : 301 TGTCACTGCAGCACCTGTTATTACCATAAATCATAA 336

4) *A. anguilla*(=European eel) glycoprotein hormone alpha

Score = 79.8 bits (40), Expect = 5e-12

Identities = 79/92 (85%), Gaps = 0/92 (0%)

Strand=Plus/Plus

Manchurian trout :157 TGCTGCTTCTOCAGAGCTTATCCAACOOCACACTAOGGTCAAGCAAACATGCTGGTCCCC 216
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||
A. anguilla :179 TGCTGTTCTOCAGGGGTGAOCACACCACTGCGGTCAAGAAGACATGCTGGTGCA 238

Manchurian trout :217 AAGAACATCACCTCTGAAGCCACGTGCTGCGT 248
 ||||||||||||||| ||||| || |||||||||||||
A.anguilla :239 AAGAACATCACATCTGAGGCAACGTGCTGCGT 270

Score = 48.1 bits (24), Expect = 0.017
 Identities = 39/44 (88%), Gaps = 0/44 (0%)
 Strand=Plus/Plus

Manchurian trout : 297 GAACCACACAGAGTGTCACTGCAGCACCTGTTATTACCATAAAT 340
 ||||||||||||||| ||| ||||||||||||||||| ||| ||||| |||||
A.anguilla : 310 GAACCACACAGACTGCCACTGCAGCACCTGCTACTACCACAAAT 353

5) *Danio rerio*(= zebrafish) glycoprotein hormones, alpha polypeptide

Score = 73.8 bits (37), Expect = 3e-10
 Identities = 88/105 (83%), Gaps = 0/105 (0%)
 Strand=Plus/Plus

Manchurian trout : 154 GGCTGCTGCTTCAGAGCTATCAAACOOCACTAOGGTOCAAGCAAACATGCTGGTC 213
 ||||||||||| ||| ||||| ||| ||||| ||| ||||| ||| ||||| |||||
Danio rerio : 202 GGCTGCTGCTTGAGAGCTAACOOCACAOOCCTGAGGTOCAAGAAAACATGCTAGTC 261

Manchurian trout : 214 CCCAAGAACATCACCTCTGAAGCCACGTGCTGCGTTGCAAAAGAA 258
 ||| ||| ||||| ||| ||| ||||| ||| ||||| ||| ||| |||||
Danio rerio : 262 CCAAAAAACATCACATCAGAACGCCACTTGCTGTAGCAAAAGAA 306

Score = 50.1 bits (25), Expect = 0.004
 Identities = 37/41 (90%), Gaps = 0/41 (0%)
 Strand=Plus/Plus

Manchurian trout : 298 AACCAACACAGAGTGTCACTGCAGCACCTGTTATTACCATAA 338
 ||||||||||| ||| ||||||||||||||||| ||| |||||
Danio rerio : 340 AACCAACACAGACTGCCACTGCAGCACCTGTTACTATCATAA 380

(나) FSH β nucleotide

1) *Oncorhynchus masou* (=masu salmon) gonadotropin I beta

Score = 662 bits (334), Expect = 0.0

Identities = 394/414 (95%)

Strand = Plus / Plus

Manchurian trout: 1 atgtactgcacccacttaaagacgctgcagctggcatcatggcaacgctgtggatgaca 60
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 51 atgtactgcacccacttaaagacgctgcagctggcgtcatggcaacgctgtgggtgaca 110
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Manchurian trout: 61 ccagtgaggcgaggcacagactgctggatggctgccactaaacaacatgaccatcacc 120
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 111 ccagtgaggcgaggcacagactgcaggtatggctgccactgaacaacatgaccatcacc 170
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Manchurian trout: 121 gtggagagagaggactgtcacgaaagcatcaccatcaccacctgcgcggcctgtgcgaa 180
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 171 gtggagagagaggactgtcacgaaagcatcaccatcaccacctgcgcggcctgtgcgaa 230
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Manchurian trout: 181 acgacggatctgaactaccagagcacatggatgccacgctcccaggtggcgtgtacttc 240
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 231 acgacggacctgaactatcagagcacatggctgccgcctcccaggggtgtacttc 290
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Manchurian trout: 241 aaggagtggcctacgagaaggctacgttggaaaggctgtccatccggggccacccttc 300
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 291 aaggagtggcctacgagaaggctacgttggaaaggctgtccatccggggctgagcccttc 350
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Manchurian trout: 301 ttcattccgttgccaagagactgcgattgcatcaaatgcaagactgacaacaccgactgt 360
||||| ||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 351 ttcataccgttgccaagagactgcgattgcatcaaatgcaagacggacaacaccgactgt 410
||||| ||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Manchurian trout: 361 gatgcataaggcatggcaacacccagctgcgttagtaaacccactagaaaatgtaa 414
||||||| ||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 411 gatgcaaaagtatggcaacacccagctgcgtaaacccactagaaaatgtaa 464
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

2) *Oncorhynchus mykiss* (=Rainbow trout) gonadotropin I beta

Score = 681 bits (354), Expect = 0.0

Identities = 394/414 (95%)

Strand = Plus / Plus

Manchurian trout: 1 atgtactgcacccacttaaagacgctgcagctggcatcatggcaacgctgtggatgaca 60
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Rainbow trout: 27 atgtactgcacccacttaaagatgctgcagctggcgtcatggcaacgctgtggatgaca 86

Manchurian trout: 61 ccagtgagggcaggcacagactgctggatggctgccactaaacaacatgaccatcacc 120
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Rainbow trout: 87 ccagtgagggcgggacagactgcaggtatggctgccactaaacaacatgaccatcacc 146

Manchurian trout: 121 gtggagagagaggactgtcacgaaagcatcaccatcaccacctgcggccgtgcgaa 180
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Rainbow trout: 147 gtggagagagaggactgtcacgaaagcatcaccgtcaccacctgcggccgtgcgaa 206

Manchurian trout: 181 acgacggatctgaactaccagagcacatggatgccacgctcccagggtggcgtaacttc 240
|| | ||| | ||||| | ||||| | ||||| | ||| | ||||| | || | |||||

Rainbow trout: 207 acaacggacctgaactatcagagcacatggctcccgccgtcccagggtgtgcgaa 266

Manchurian trout: 241 aaggagtggcctacgagaaggctacctggaaggctgtccatccggggccgacccttc 300
||||| | | ||||| | ||||| | ||||| | ||||| | ||||| | | ||||| |

Rainbow trout: 267 aaggagtggcctacgagaaggctacctggaaggctgtccatccgggtcaacccctc 326

Manchurian trout: 301 ttcatcctgtgccaagagctgcattgcatcaaatgcaagactgacaacaccgactgt 360
||||| | | ||||| | ||||| | ||||| | ||||| | ||||| | ||||| |

Rainbow trout: 327 ttcatacccgtgccaagagctgcattgcatcaaatgcaagacggacaacaccgactgt 386

Manchurian trout: 361 gatgcataaggcatggcaacacccagctgcgttagtaaacccactagaaatgtaa 414
||||| | ||||| | ||||| | ||||| | ||||| | ||||| | ||||| |

Rainbow trout: 387 gatgcataaggcatggcaacacccagctgcatactgaaatgtaa 440

3) *Oncorhynchus kisutch*(=Coho salmon) follicle stimulating hormone beta

Score = 686 bits (346), Expect = 0.0

Identities = 391/406 (96%), Gaps = 0/406 (0%)

Strand=Plus/Plus

Manchurian trout : 9 CAOC CACT TAAAG ACGCT GCAG CTGGT CATCAT GGCAAO GCT GTGGAT GACACC AGTGAG 68
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Coho salmon : 1 CAOC CACT TAAAG ACGCT GCAG CTGGT OGTCAT GGCAAO GCT GTGGGT GACACC AGTGAG 60

Manchurian trout : 69 GGCAGGGACAGACTGCTGGTATGGCTGCGACTAAACAAACATGACCATCACCGTGGAGAG 128
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Coho salmon : 61 GCGGGGGACAGACTGCAGGTATGGCTGCGACTAAACAAACATGACCATCACCGTGGAGAG 120

Manchurian trout : 129 AGAGGA CACT GTCA CGGA AGGC ATCACCATCACCA OCTGCGCGCG OCTGTGCGAAACGAGG 188
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Coho salmon : 121 AGAGGA CACT GTCA CGGA AGGC ATCACCATCACCA OCTGCGCGCG OCTGTGCGAAACGAGG 180

Manchurian trout : 189 TCTGA ACTA CCAGAGCACATGGATGCGAOGCTOCCAGGTGGCGTGTAACTTCAAGGAGTG 248
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Coho salmon : 181 CCTGA ACTATCAGAGCACATGGCTGCGAOGCTOCCAGGGGTGTGTAACTTCAAGGAGTG 240

Manchurian trout : 249 GTOCTAOGAGAAGGTCTAACCTGGAAGGCTGTOCATOOGGGCGACOOCTTCTTCATTCC 308
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Coho salmon : 241 GTOCTAOGAGAAGGTCTAACCTGGAAGGCTGTOCATOOGGGCGACOOCTTCTTCATAOC 300

Manchurian trout : 309 TGTTGCGAACAGAGCTGCGATTGCATCAAATGCAAGACTGACAACAOOGACTGTGATCGAT 368
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Coho salmon : 301 CGTTGCGAACAGAGCTGCGATTGCATCAAATGCAAGAOGGACAACAOOGACTGTGATCGAT 360

Manchurian trout : 369 AAGCATGGCAACACCCAGCTGCGTAGTAAACCCACTAGAAATGTAA 414
 ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Coho salmon : 361 AAGCATGGCAACACCCAGCTGCGATTGTAAACCCACTAGAAATGTAA 406

4) *Coregonus autumnalis* (=Baikal omul) gonadotropin I beta subunit

Score = 646 bits (326), Expect = 0.0

Identities = 392/414 (94%), Gaps = 0/414 (0%)

Strand=Plus/Plus

Manchurian trout :	1	ATGTACTGCAACCACTTAAAGACGCTGCAGCTGGTCATCATGGCAOGCTGTGGATGACA	60
omul :	64	ATGTACTGCAACCACTTAAGGATGCTGCAGCTGGTGGTCATGGCAACACTGTGGGTGACA	123

Manchurian trout :	61	CCAGTGAGGGCAGGGACAGACTGCTGGTATGGCTGCGACTAAACACATGACCATCACC	120
omul :	124	CCAGTGAGGGCGGGACACACTGCAGGTATGGCTGCGACTAAACACATGACCATCACC	183

Manchurian trout :	121	GTGGAGAGAGAGGACTGTCACCGAACATCAACCATCAACACCTGCGCGGGCGTGTGCGAA	180
omul :	184	GTGGAGAGAGAGGACTGTCACCGAACATCAACCATCAACACCTGCGCGGGCGTGTGCGAA	243

Manchurian trout :	181	AOGAOGGATCTGAACCTACAGAGCACATGGATGOCACGCTGCCAGTGGTGTAACTTC	240
omul :	244	ACAACGGATCTGAACATCAGAGCACATGGCTGCGTGGCTGCCAGGGGGGTGTAACTTC	303

Manchurian trout :	241	AAGGAGTGGTOCTACGAGAAGGTCTACCTGGAAGGGCTGTCATCGGGCGAGAACCTTC	300
omul :	304	AAGGAGTGGTOCTACGAGGAGGTCTACCTGGAAGGGCTGTCACACGGGGCGAACACCTTC	363

Manchurian trout :	301	TTCATTOCTGTTGCAAGAGCTGCGATTGACATCAAATGCAAGACTGACAACACGGACTGT	360
omul :	364	TTCATAACCTGTTGCAAGAGCTGTCGATTGACATCAAATGCAAGAOGGACAACACTGATTGT	423

Manchurian trout :	361	GATOGCATAAGCATGGCAACAOCCAGCTGCGTAGTAAACCCACTAGAAATGTAA	414
omul :	424	GATCGCATAAGCATGGCAACACCCAGCTGTGTAGTAAACCCACTAGAAATGTAA	477

5) *Salmo salar* (=Atlantic salmon) gonadotropin I beta

Score = 589 bits (297), Expect = 2e-165

Identities = 351/369 (95%), Gaps = 0/369 (0%)

Strand=Plus/Plus

Manchurian trout : 38 TCATGGCAAOGCTGTGGATGACACCAGTGAGGGCAGGGACAGACTGCTGGTATGGCTGOC 97
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Atlantic salmon : 2 TCATGGCAATGCTGTGGGTGACACCAGTGAGGGGCGGGGACAGACTGCAGGTATGGCTGOC 61

Manchurian trout : 98 GACTAAACAACATGACCATCAOOGTGGAGAGAGAGGACTGTCACGGAAGCATCACCATCA 157
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Atlantic salmon : 62 GACTAAACAGCATGACCATCAOOGTGGAGAGAGAGGAGCTGTCACGGAAGCATCACCATCA 121

Manchurian trout : 158 CCACCTGOGGOOGGCGCTGTGOGAAACGACGGATCTGAACCTACAGAGCACATGGATGCCAC 217
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Atlantic salmon : 122 CCACCTGOGGOOGGCGCTGTGOGAAACGACGGATATGAACATATCAGAGCACATGGCTGCGC 181

Manchurian trout : 218 GCTAACAGGTGGCGTGTAACTTCAAGGAGTGGCTAACGAGAAGGTCTAACGGAAAGGCT 277
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Atlantic salmon : 182 GCTAACAGGGGGCGTGTAACTTCAAGGAGTGGCTAACGAGAAGGTCTAACGGAAAGGCT 241

Manchurian trout : 278 GTOCATCGGGGCGACCCCTTCTTCATTCTGTGCGCAAGAGCTGCGATTGCATCAAAT 337
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Atlantic salmon : 242 GTOCATCGGGGTTGACCCCTTCTTCATAACCGTTGCGCAAGAGCTGCGATTGCATCAAAT 301

Manchurian trout : 338 GCAAGACTGACAACACCGACTGTGATCGCATAAGCATGGCAACACCCAGCTGCGTAGTAA 397
||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Atlantic salmon : 302 GCGAGACGGACAACACCGACTGTGATCGCATAAGCATGGCAACACCCAGCTGCGATAGTAA 361

Manchurian trout : 398 ACCCACTAG 406
|||||

Atlantic salmon : 362 ACCCACTAG 370

(다) LH β nucleotide

1) *Oncorhynchus masou* (=masu salmon) gonadotropin II beta

Score = 787 bits (397), Expect = 0.0

Identities = 421/429 (98%)

Strand = Plus / Plus

Manchurian trout: 1 atgttaggtcttcatgttaggcacccatgtccctgtgcattcctggaaacc 60
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 44 atgttaggtcttcatgttaggcacccatgtccctgtgcattcctggaaacc 103

Manchurian trout: 61 gttgaggggctctcatgcagccctgtcagcccatcaaccagactgtgtctggagaag 120
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 104 gttgaggggctctcatgcagccctgtcagcccatcaaccagactgtgtctggagaag 163

Manchurian trout: 121 gaaggctgcccaacgtgcttagtcattcaaaccctatctgcagtggccactgcgtcacc 180
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 164 gaaggctgcccaacgtgcttagtcattcaaaccctatctgcagtggccactgcattcacc 223

Manchurian trout: 181 aaggagccggtttcaagagccatttccaccgttaccagcatgtgtgcacccatcg 240
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 224 aaggagccggtttcaaggagccatttccaccgttaccagcatgtgtgcacccatcg 283

Manchurian trout: 241 gacgtccgctatgaaacgtccgcctacctgactgtccccctgggtggaccctatgtc 300
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 284 gacgtccgctatgaaatgtccgcctacctgactgtccccctgggtggaccctatgtc 343

Manchurian trout: 301 acctaccctgtggctctgagctgtgactgcagccctgttaacatggacacttctgactgt 360
||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Masu salmon : 344 acctaccctgtggctctgagctgtgactgcagccctgttaacatggacacttctgactgt 403

Manchurian trout: 361 accatcgagagcctgcagccagacttctgattacccaaagagtactaacggatggcac 420
||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Masu salmon : 404 accatcgagagcctgcagccagacttctgattacccaaagagtactaacggatggcac 463

Manchurian trout: 421 atgtggta 429
|||||||

Masu salmon : 464 atgtggta 472

2) *Oncorhynchus mykiss*(=Rainbow trout) gonadotropin II beta

Score = 790 bits (411), Expect = 0.0

Identities = 423/429 (98%)

Strand = Plus / Plus

Manchurian trout: 1 atgttaggtcttcatgttaggcacctgatccctgtgcattccctggaaaccc 60
||||||||||||||||||||||||||||||||| | ||||||| |||||||||

Rainbow trout: 34 atgttaggtcttcatgttaggcacctgatccctgtgcattccctggaaaccc 93

Manchurian trout: 61 gttgagggtctctcatgcagccctgtcagcccatcaaccagactgtgtctggagaag 120
||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||| |||||

Rainbow trout: 94 gttgagggtctctcatgcagccctgtcagcccatcaaccagactgtgtctggagaag 153

Manchurian trout: 121 gaaggctgcccaacgtgcttagtcattcaaaccctatctgcagtggccactgcgtcacc 180
|||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Rainbow trout: 154 gaaggctgcccaacgtgcttagtcattcaaaccctatctgcagtggccactgcgtcacc 213

Manchurian trout: 181 aaggagccggtttcaagagcccattccaccgtgtaccagcatgtgtgcacccaccga 240
|||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Rainbow trout: 214 aaggagccggtttcaagagcccattccaccgtgtaccagcatgtgtgcacccaccgg 273

Manchurian trout: 241 gacgtccgctatgaaacgtccgcctacctgactgtccccctgggtggaccctcatgtc 300
|||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Rainbow trout: 274 gacgtccgctatgaaacgtccgcctacctgactgtccccctgggtggaccctcatgtc 333

Manchurian trout: 301 acctaccctgtggctcgagctgtgactgcagcctgtAACATGGACACTCTGACTGT 360
||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Rainbow trout: 334 acctaccctgtggctcgagctgtgactgcagcctgtAACATGGACACTCTGACTGT 393

Manchurian trout: 361 accatcgagagcctgcagccAGACTTCTGCATTACCCAAAGAGTACTAACGGATGGTAC 420
||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Rainbow trout: 394 accatcgagagcctgcagccAGACTTCTGCATTACGCAAAGAGTACTAACGGATGGTAC 453

Manchurian trout: 421 atgtggta 429
|||||||||

Rainbow trout: 454 atgtggta 462

3) *Oncorhynchus keta*(= Chum salmon) gonadotropin-II beta subunit

Score = 819 bits (413), Expect = 0.0

Identities = 425/429 (99%), Gaps = 0/429 (0%)

Strand=Plus/Plus

Manchurian trout : 1 ATGITAGGICCTCATGTAGGCACCTTGATCTCCCTGTTCTGIGCATCCTCTGGAACCC 60
||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Chum salmon : 56 ATGITAGGICCTCATGTAGGCACCTTGATCTCCCTGTTCTGIGCATCCTCTGGAACCC 115

Manchurian trout: 61 GTTGAGGGCTCTCATGCAGCCCTGTCAGCCATCAACCAGACTGIGCTCTGGAGAAG 120
||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Chum salmon : 116 GTTGAGGGCTCTCATGCAGCCCTGTCAGCCATCAACCAGACTGIGCTCTGGAGAAG 175

Manchurian trout :121 GAAGGCTGCCAACGTGCTTAGTCATTCAAACCCCTATCTGCAGTGGCCACTGGTCACC 180
||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Chum salmon :176 GAAGGCTGCCAACGTGCTTAGTCATTCAAACCCCTATCTGCAGTGGCCACTGGTCACC 235

Manchurian trout :181 AAGGAGCCGGTTTCAAGAGCCATTTCACCGTGTACCAAGCATGIGTGACCTACCGA 240
||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Chum salmon :236 AAGGAGCCGGTTTCAAGAGCCATTTCACCGTGTACCAAGCATGIGTGACCTACCGG 295

Manchurian trout : 241 GACGTCCGCTATGAAACGATCCGCCTACCTGACTGTCGGCTTGGTGGACCCCATGTC 300
|||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Chum salmon : 296 GACGTCCGCTATGAAACGATCCGCCTACCTGACTGTCGGCTTGGTGGACCCCATGTC 355

Manchurian trout :301 ACCTACCCCTGGCTCTGAGCTGTGACTGCAGCCCTCTGAACATGGACACTCTGACTGT 360
|||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Chum salmon : 356 ACCTACCCCTGGCTCTGAGCTGTGACTGCAGCCCTCTGAACATGGACACTCTGACTGT 415

Manchurian trout :361 ACCATCGAGAGCCTGCAGCCAGACTCTGCAATTACCCAAAGAGTACTAACGGATGGTGAC 420
|||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
Chum salmon : 416 ACCATCGAGAGCCTGCAGCCAGACTCTGCAATTACCCAAAGAGTACTAACAGATGGTGAC 475

Manchurian trout : 421 ATGTGGTGA 429
|||||||||||
Chum salmon : 476 ATGTGGTGA 484

4) *Oncorhynchus kisutch*(=coho salmon) luteinizing hormone beta

Score = 775 bits (391), Expect = 0.0

Identities = 409/415 (98%), Gaps = 0/415 (0%)

Strand=Plus/Plus

Manchurian trout :15 TGTAGGCACCTTGATCTCCCTGTTCTCTGTCATCCCTGGAACCGTGTGGGGCTCT 74
|||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
coho salmon :1 TGTAGGCACCTTGATCTCCCTGTTCTGTCATCTGGAACCCATGGAGGGGCTCT 60

Manchurian trout :75 CATGCAGCCCTGTCAGCCCATCAACCAGACTGIGCTCTGGAGAAGGAAGGCTGCCAAC 134
|||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
coho salmon :61 CATGCAGCCCTGTCAGCCCATCAACCAGACTGIGCTCTGGAGAAGGAAGGCTGCCAAC 120

Manchurian trout :135 GIGCTTAGTCATTCAAACCCCTATCTGCAGTGGCACTGGTCACCAAGGAGCCGGTTT 194
|||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||
coho salmon :121 GIGCTTAGTCATTCAAACCCCTATCTGCAGTGGCACTGGTCACCAAGGAGCCGGTTT 180

Manchurian trout : 195 CAAGAGCCCATTTTACCGTGTACCAGCATGIGGCCACCTACGGAGACGTCCGCTATGA 254
||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||
coho salmon : 181 CAAGAGCCCATTTTACCGTGTACCAGCATGIGGCCACCTACGGGAGCTCCGCTATGA 240

Manchurian trout : 255 AACGATCCGCTACCTGACTGTCCTGGTGACCCATGTCACCTACCCGTGGC 314
||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||
coho salmon : 241 AACGATCCGCTACCTGACTGTCCTGGTGACCCATGTCACCTACCCGTGGC 300

Manchurian trout : 315 TCTGAGCTGTGACTGCAGCCCTCTGAAACATGGACACTCTGACTGTACCATCGAGAGCT 374
||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||
coho salmon : 301 TCTGAGCTGTGACTGCAGCCCTCTGAAACATGGACACTCTGACTGTACCATCGAGAGCT 360

Manchurian trout : 375 GCAGCCAGACTCTGCATTACCAAAGAGTACTAACGGATGGTGACATGTGGTGA 429
||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||
coho salmon : 361 GCAGCCAGACTCTGCATTACCAAAGAGTACTAACGGATGGTGACATGTGGTGA 415

5) *Coregonus autumnalis* (=Baikal omul) gonadotropin II beta

Score = 676 bits (341), Expect = 0.0

Identities = 400/419 (95%), Gaps = 3/419 (0%)

Strand=Plus/Plus

Manchurian trout : 1 ATGTTAGGCTTCATGTAGGCACCTTGAT—CTCCCTGTCCTGTGCACTCCCTGGAA 57
||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||
omul : 26 ATGTTAGGCTTCATGTAGGCACCTTGATGATCTCCCTGTCCTGTGCACTCCCTGGAA 85

Manchurian trout : 58 CCTGTTGAGGGGCTCTCATGCAGCCCTGTCAAGCCCATCAACCAGACTGTGTCCTGGAG 117
||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||
omul : 86 CCTGTTGAGGGGCTCTCATGCAGCCCTGTCAAGCCCATCAACCAGACTGTGTCCTGGAG 145

Manchurian trout : 118 AAGGAAGGCTGCCAACGTGCTTAGTCATTCAAAACCCATCTGAGTGGCACTGGTC 177
||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||
omul : 146 AAGGAAGGCTGCCAACGTGCTTAGTCATTCAAAACCCATCTGAGTGGCACTGGTC 205

Manchurian trout : 178 ACCAAGGAGCCGGTTTCAAGAGCCATTTCACCGTGTACCACTGIGTGACCTAC 237
| | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
omul : 206 ACCAAGGAGCTGGTTCAAGAGCCATTTCACCTGIGTGACCACTGIGTGACCTAC 265

Manchurian trout : 238 CGAGACGTCCGCTATGAAACGATCCCGTACCTGACTGIGCCCCCTGGGTGGACCCCAT 297
| | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
omul : 266 AGGGACGTCCGCTATGAAACGATCAGCTACCTGACTGIGACTGIGCCCCCTGGGTGGACCCCAT 325

Manchurian trout : 298 GTCACCTACCCCTGAGCTCTGAGCTGIGACTGCGAGCTCTGTAACATGGACACTTCGAC 357
| | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
omul : 326 GTCACCTACCCCTGAGCTCTGAGCTGIGACTGCGAGCTCTGTAACATGGACACTTCGAC 385

Manchurian trout : 358 TGTACCATTGAGAGCCTGCAGCCAGACTTCGATTACCAAAGAGTACTAACGGATGG 416
| | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | | |
omul : 386 TGTACCATTGAGAGCCTGCAGCCAGACCTCTGACTGACTCAAAGAGTACTAACGGATGG 444

다. amino acid sequence 비교

(1) GTHα amino acid

1) *Oncorhynchus masou*(=Masu salmon) gonadotropin alpha 2

Score = 238 bits (608), Expect = 1e-62

Identities = 109/114 (95%), Positives = 112/114 (98%)

Frame = +1

Manchurian trout: 1 MCLLKSTGVSLISVLVFIADSYPNSDKTNMGCEECTLKPNTIFPNIMQCTGCCFSRAYP 180
MCLLKSTG+SLIS L+ IADSYPNSDKTNMGCEECTLKPNTIFPNI+QCTGCCFSRAYP

Masu salmon : 1 MCLLKSTGLSLISALLVIADSYPNSDKTNMGCEECTLKPNTIFPNIIQCTGCCFSRAYP 60

Manchurian trout: 181 TPLRSKQTMLVPKNITSEATCCVAKEGERVTTKDGFPVTNHTECHCSTCYYHKS 342
TPLRSKQTMLVPKNITSEATCCVAKEGERVTTKDGFPVTNHTECHCSTCYYHKS

Masu salmon : 61 TPLRSKQTMLVPKNITSEATCCVAKEGERVTTKDGFPVTNHTECHCSTCYYHKS 114

2) *Oncorhynchus mykiss*(=Rainbow trout) gonadotropin alpha

Score = 238 bits (606), Expect = 5e-62

Identities = 109/114 (95%), Positives = 111/114 (96%)

Manchurian trout: 1 MCLLKSTGVSLISVLFIADSYPNSDKTNMGCEECTLKPNTIFPNIMQCTGCCFSRAYP 60
MCLLKSTG+ LILS L+ IADSYPNSDKTNMGCEECTLKPNTIFPNIMQCTGCCFSRAYP

Rainbow trout: 1 MCLLKSTGLFLILSALLVIADSYPNSDKTNMGCEECTLKPNTIFPNIMQCTGCCFSRAYP 60

Manchurian trout: 61 TPLRSKQTMLVPKNITSEATCCVAKEGERVTTKDGFPVTNHTECHCSTCYYHKS 114
TPLRSKQTMLVPKNITSEATCCVAKEGERVTTKDGFPVTNHTECHCSTCYYHKS

Rainbow trout: 61 TPLRSKQTMLVPKNITSEATCCVAKEGERVTTKDGFPVTNHTECHCSTCYYHKS 114

3) *Hippoglossus hippoglossus*(=Atlantic halibut) gonadotropin alpha

Score = 144 bits (362), Expect = 1e-33

Identities = 69/114 (60%), Positives = 82/114 (71%), Gaps = 5/114 (4%)

Manchurian trout: 4 LKSTGVSLIL-SVLFIADSYPNSDKTNMGCEECTLKPNTIFPN---IMQCTGCCFSRAY 59
++S G+SLIL S ++IADSYPN++ +NMGCEECTL+ N F I QC GCCFS+AY

Atlantic halibut: 19 VRSAGLSLILLSFFLYIADSYPNTELSNMGCEECTLRRNIFFSTDRIPIFQCVGCCFSQAY 78

Manchurian trout: 60 PTPLRSKQTMLVPKNITSEATCCVAKEGERVTTKDGFPVTNHTECHCSTCYYHK 113
PTPL++ TM PKNITSEATCCVAK T V NHTECHC TCY+HK

Atlantic halibut: 79 PTPLKAMNTMATPKNITSEATCCVAKHSYE-TEVAAIKVRNHTECHCHTCYHHK 131

4) *Mylopharyngodon piceus*(=Black carp) gonadotropin alpha

Score = 148 bits (373), Expect = 6e-35

Identities = 69/108 (63%), Positives = 79/108 (72%), Gaps = 5/108 (4%)

Manchurian trout: 11 LILSVLVFIADSYPNSDKTNMGCEECTLKPNTIFPN----IMQCTGCCFSRAYPTPLSK 66
L+ +L+ + YP +D N GCEEC LK N IF + QC GCCFSRAYPTPLSK

Carp: 12 LLFFMLIRLGQLYPRNDMNNFGCEECKLKENNIFS KPGAPVYQCMGCOFSRAYPTPLSK 71

Manchurian trout: 67 QTMLVPKNITSEATCCVAKEGERVTTKDGFPVTNHTECHCSTCYYHKS 114
+TMLVPKNITSEATCCVAKE +RV D + NHT+CHCSTCYYHKS

Carp: 72 KTMLVPKNITSEATCCVAKEVKRLVLND-VKLVNHTDCHCSTCYYHKS 118

5) *Dicentrarchus labrax*(=sea bass) gonadotropin alpha

Score = 146 bits (368), Expect = 2e-34

Identities = 64/106 (60%), Positives = 81/106 (76%), Gaps = 4/106 (3%)

Manchurian trout: 11 LILSVLVFIADSYPNSDKTNMGCEECLKPNTIFPN---IMQCTGCCFSRAYPTPLRSKQ 67

L+LS +++++ DSYP+ D +NMGCEECL+ N++F + QC GCCFSRAYPTPL++ +

sea bass: 12 LLLSFILYVDSYPSMDLSNMGCEECLRKNSVFSRDRPVYQCMGCCFSRAYPTPLKAMK 71

Manchurian trout: 68 TMLVPKNITSEATCCVAKEGERVTTKDGFPVTNHTECHCSTCYYHK 113

TM +PKNITSEATCCVAK T G V NHT+CHCSTCY+HK

sea bass: 72 TMTIPKNITSEATCCVAKHSYE-TEVAGIKVRNHTDCHCSTCYFHK 116

(2) FSH β amino acid

1) *Oncorhynchus masou*(=Masu salmon) gonadotropin I beta

Score = 284 bits (726), Expect = 2e-76

Identities = 127/137 (92%), Positives = 132/137 (96%)

Frame = +1

Manchurian trout: 1 MYCTHLKTLQLVIMATLWMTPVRA GTDCWYGCR LNNMTITVEREDCHGSITITCAGLCE 180

MYCTHLKTLQLV+MATLW+TPVRA GTDC YGCR LNNMTITVEREDCHGSITITCAGLCE

Masu salmon : 1 MYCTHLKTLQLW MATLW TPVRA GTDC RYGCRLNNMTITVEREDCHGSITITCAGLCE 60

Manchurian trout: 181 TTDLNYQSTWMPPRSQVACNFKEWSYEK VYLEGCP SGADPFFIPVAKSCDCIKCKTDNTDC 360

TTDLNYQSTW+PRSQ CNFKEWSYEK VYLEGCP SG +PFFIPVAKSCDCIKCKTDNTDC

Masu salmon : 61 TTDLNYQSTWLPRSQGVCNFKEWSYEK VYLEGCP SGVEPFFIPVAKSCDCIKCKTDNTDC 120

Manchurian trout: 361 DRISMATPSCVVNPLEM 411

DR SMATPSC+VNPLEM

Masu salmon : 121 DRKSMATPSCI VNPLEM 137

2) *Oncorhynchus mykiss*(=Rainbow trout) gonadotropin I beta

Score = 281 bits (719), Expect = 4e-75

Identities = 125/137 (91%), Positives = 131/137 (95%)

Manchurian trout: 1 MYCTHLKTLQLVIMATLWMTPVRA GTDCWYGCRLNNMTITVEREDCHGSITITTCAGLCE 60
MYCTHLK LQLV+MATLW+TPVRA GTDC YGCR LNNMTITVEREDCHGSIT+TTCAGLCE
Rainbow trout: 1 MYCTHLKMLQLVMMATLWTPVRA GTDCRYGCRLNNMTITVEREDCHGSITVTTCA GLCE 60

Manchurian trout: 61 TTDLNYQSTWMPPRSQVACNFKEWSYEK VYLEGCP SGADPFFIPVAKSCDCIKCKTDNTDC 120
TTDLNYQSTW+PRSQ CNFKEWSYEK VYLEGCP SG +P FIPVAKSCDCIKCKTDNTDC
Rainbow trout: 61 TTDLNYQSTWLPRSQGVCNFKEWSYEK VYLEGCP SGVNPLFIPVAKSCDCIKCKTDNTDC 120

Manchurian trout: 121 DRISMATPSCVVNPLEM 137
DRISMATPSC+VNPLEM

Rainbow trout: 121 DRISMATPSCIVNPLEM 137

3) *Hippoglossus hippoglossus*(=Atlantic halibut) gonadotropin I beta

Score = 82.4 bits (202), Expect = 4e-15

Identities = 47/123 (38%), Positives = 59/123 (47%), Gaps = 4/123 (3%)

Manchurian trout: 9 LQLVIMATLWMTPVRA GTDCWYGCRLNNMTITVEREDCHGSITITTCAGLCETTDNYQS 68
+QLV+MAT+ AG C + CR N+ I VE I T CAG C D Y S
Atlantic halibut: 1 MQLWMATVLA AVAGAGQQGCSFDCRPTNVRIPVESCGSTEYIDTTVCAGQCYNKD P VYIS 60

Manchurian trout: 69 TMMPPRSQVACNFKEWSYEK VYLEGCP SGADPFFIPVAKSCDCIKCKTDNTDCRISMATP 128
P Q +CN +WSYE ++ GCP PVA+ C C C D+TDC P
Atlantic halibut: 61 KEGPDQKNSCN-GDWSYEVKHNGCPVAVT—YPVARHCHCSICNLDDDCSPFPGDIP 116

Manchurian trout: 129 SCV 131
C+

Atlantic halibut: 117 GCL 119

4) *Mylopharyngodon piceus*(=Black carp) gonadotropin I beta

Score = 117 bits (294), Expect = 8e-26

Identities = 57/128 (44%), Positives = 79/128 (61%), Gaps = 3/128 (2%)

Manchurian trout: 9 LQLVIMATLWMTPVRAGTDCWYGCRNNMTITVEREDCHGSITI—TTCAGLCETTDLN 66
+V+M L +RAG++ CRL N++IT+E E+C ITI T CAGLC+T + Y
Carp: 3 MRFWMMLLPALMPAGSEFRSSCRLTNISITMESEECGSCITIDTTACAGLCKTQERVY 62

Manchurian trout: 67 QSTWMPPRSQVACNFKEWSYEKYLEGCPGADPFFI-PVAKSCDCIKCKTDNTDCRISM 125
+S M Q CNF+EW+YE +GCP G D F+ PVA SC+C KC +D DC +S
Carp: 63 RSPMVQNYQNTONFREWTYETYEFKGOPPGTDSVFMMPVALSCEOSKONSIDIADOGVLSQ 122

Manchurian trout: 126 ATPSCVVN 133
T SC ++

Carp: 123 QTSSCTIH 130

5) *Dicentrarchus labrax*(=sea bass) gonadotropin I beta

Score = 89.7 bits (221), Expect = 2e-17
Identities = 49/123 (39%), Positives = 66/123 (52%), Gaps = 5/123 (4%)

Manchurian trout: 9 LQLVIMATLWMTPVRAGTDCWYGCRNNMTITVEREDCHGSITITCAGLCETTDLNQS 68
+QLV+M + + RAG C +GC N++I VE I T C G C DL Y S
sea bass: 1 MQLWMVAV-LALARAGQQGCSFGCHPTNISIQVESCGLTEVIYTICEGQCYHEDLVYLS 59

Manchurian trout: 69 TWMPRSQVACNFKEWSYEKYLEGCPGADPFFIPVAKSCDCIKCKTDNTDCRISMATP 128
+ Q CN +WSYE +++GCP G PVA++C+C C T+NTDC R P
sea bass: 60 HYERPEQRION-GDW SYEV KHI KGCPVGVT—YPVARNCECTTNTENTDOGRFPGDIP 115

Manchurian trout: 129 SCV 131
SC+
sea bass: 116 SCL 118

(3) LH β amino acid

1) *Oncorhynchus masou*(=Masu salmon) gonadotropin II beta subunit

Score = 303 bits (776), Expect = 3e-82
Identities = 138/142 (97%), Positives = 140/142 (98%)
Frame = +1

Manchurian trout: 1 MLGLHVGTLISLFLCILLEPVEGSLMQPCQPINQTVSLEKEGCPTCLVIQTPICSGHCVT 180
MLGLHVGTLISL LCILLEPVEGSLMQPCQPINQTVSLEKEGCPTCLVIQTPICSGHC+T
Masu salmon : 1 MLGLHVGTLISLSLCILLEPVEGSLMQPCQPINQTVSLEKEGCPTCLVIQTPICSGHCIT 60

Manchurian trout: 181 KEPVFKSPFSTVYQHVCTYRDVRYETIRLPDCPPWDPHTYPVALSCDCSLCNMDTSDC 360
KEPVF+SPFSTVYQHVCTYRDVRYE IRLPDCPPWDPHTYPVALSCDCSLCNMDTSDC
Masu salmon : 61 KEPVFRSPFSTVYQHVCTYRDVRYEMIRLPDCPPWDPHTYPVALSCDCSLCNMDTSDC 120

Manchurian trout: 361 TIESLQPDFCITQRVLTDGDMW 426
TIESLQPDFCITQRVLTDGDMW
Masu salmon : 121 TIESLQPDFCITQRVLTDGDMW 142

2) *Oncorhynchus mykiss*(=Rainbow trout) gonadotropin II beta

Score = 306 bits (785), Expect = 1e-82
Identities = 140/142 (98%), Positives = 141/142 (98%)

Manchurian trout: 1 MLGLHVGTLISLFLCILLEPVEGSLMQPCQPINQTVSLEKEGCPTCLVIQTPICSGHCVT 60
MLGLHVGTLISL LCILLEPVEGSLMQPCQPINQTVS+EKEGCPTCLVIQTPICSGHCVT
Rainbow trout: 1 MLGLHVGTLISLLCILLEPVEGSLMQPCQPINQTVSVEKEGCPTCLVIQTPICSGHCVT 60

Manchurian trout: 61 KEPVFKSPFSTVYQHVCTYRDVRYETIRLPDCPPWDPHTYPVALSCDCSLCNMDTSDC 120
KEPVFKSPFSTVYQHVCTYRDVRYETIRLPDCPPWDPHTYPVALSCDCSLCNMDTSDC
Rainbow trout: 61 KEPVFKSPFSTVYQHVCTYRDVRYETIRLPDCPPWDPHTYPVALSCDCSLCNMDTSDC 120

Manchurian trout: 121 TIESLQPDFCITQRVLTDGDMW 142
TIESLQPDFCITQRVLTDGDMW
Rainbow trout: 121 TIESLQPDFCITQRVLTDGDMW 142

3) *Hippoglossus hippoglossus*(=Atlantic halibut) gonadotropin II beta

Score = 161 bits (408), Expect = 5e-39
Identities = 71/114 (62%), Positives = 84/114 (73%)

Manchurian trout: 18 LEPVEGSLMQPCQPINQTVSLEKEGCPTCLVIQTPICSGHCVTKEPVFKSPFSTVYQHVC 77
L P + CQ I Q VSLEKEGCP C ++T ICSGHC TK+PV K PF VYQHVC
Atlantic halibut: 26 LAPAVAFQLPKCQLIKQMVSLEKEGCPKCHTVETTICSGHCNTKDPVKIPFLNVYQHVC 85

Manchurian trout: 78 TYRDVRYETIRLPDCPPWDPHVTPVALSCDCSLCNMDTSRCTIESLQPDFCI 131
TY+++ Y+T LPDCPP VDP V+YPVA+SC C C ++TSDCT ESLQPDFC+
Atlantic halibut: 86 TYQELYYKTFELPDCPPGVDPVSYPVAVSCYCGRCALNTSDCTFESLQPDFCM 139

4) *Mylopharyngodon piceus*(=Black carp) gonadotropin II beta

Score = 221 bits (562), Expect = 7e-57
Identities = 97/133 (72%), Positives = 114/133 (84%), Gaps = 2/133 (1%)

Manchurian trout: 4 LHVGTLISLFLC--ILLEPVEGSLMQPCQPINQTVSLEKEGCPTCLVIQTPICSGHCVTK 61
L V ++ L C +LL + S + PC+P+N+TV++EKEGCP CLV QT ICSGHC+TK
Carp: 2 LWRNILLLCYWLLVFAQSSFLPPCEPVNETVAEKEGCPKCLVFQTTICSGHCLTK 61

Manchurian trout: 62 EPVFKSPFSTVYQHVCTYRDVRYETIRLPDCPPWDPHVTPVALSCDCSLCNMDTSRCT 121
EPV+KSPFSTVYQHVCTYRDVRYET+RLPDCPP VDPH+TYPVALSCDCSLC MDTSDCT
Carp: 62 EPVYKSPFSTVYQHVCTYRDVRYETVRLPDCPPGVDPHITYPVALSCDCSLCTMDTSRCT 121

Manchurian trout: 122 IESLQPDFCITQR 134
IESLQPD+C++QR
Carp: 122 IESLQPDYCMSQR 134

5) *Dicentrarchus labrax*(=sea bass) gonadotropin II beta

Score = 176 bits (447), Expect = 1e-43
Identities = 82/131 (62%), Positives = 95/131 (71%), Gaps = 3/131 (2%)

Manchurian trout: 1 MLGLHVGTLSLFLCILLEPVEGSLMQPCQPINQTVSLEKEGCPTCLVIQTPICSGHCVT 60
+L L +G S++ L E + PCQ INQTVSLEKEGCP C ++T ICSGHC+T
sea bass: 13 VSLFLGATSSIWP---LATAEAFQLPPCQLINQTVSLEKEGCPKCHPVETTICSGHCIT 69

Manchurian trout: 61 KEPVFKSPFSTVYQHVCTYRDVRYETIRLPDCPPWDPHVTPVALSCDCSLCNMDTSDC 120
 K+PV K PFS VYQHMCTYR+ Y+T LPDCPP VDP VTYPVA SC C C MDTSDC
 sea bass: 70 KDPVIKIPFSNVYQHVCTYRNHYKTFELPDCPPGVDPTVTYPVAQSCHCGRCAMDTSDC 129

Manchurian trout: 121 TIESLQPDFCI 131
 T ESLQP+FC+
 sea bass: 130 TFESLQPNFCM 140

▼ Nucleotide sequence	100	96	95	74	56	56	60	59	56	58	Brachymystax lenok (열목어)
	Manc hurian trout	100	99	74	57	57	60	59	56	59	Chinook Salmon
Brachymystax lenok (열목어)	100	Chinook Salmon	100	73	57	57	60	59	56	59	rainbow trout (무지개송어)
Chinook Salmon	98	100	rainbow trout	100	56	53	65	64	65	59	Oncorhynchus masou (산천어)
rainbow trout (무지개송어)	97	98	100	masu salmon	100	77	56	56	56	53	Dicentrarchus labrax (농어)
Oncorhynchus masou (산천어)	83	84	83	100	Dicentrarchus labrax	100	50	50	50	51	Atlantic halibut (넙치)
Dicentrarchus labrax (농어)	67	68	68	68	100	Atlantic halibut	100	96	95	61	grass Carp(초어)
Atlantic halibut(넙치)	66	67	67	65	84	100	grass Carp	100	95	60	Carp(잉어)
grass Carp(초어)	61	60	59	60	60	52	100	Carp	100	59	Gold fish(금붕어)
Carp(잉어)	60	58	58	60	60	61	94	100	Gold fish	100	Bubalus bubalis (소파)
Gold fish(금붕어)	60	57	57	62	62	60	93	96	100	Bubalus bubalis	▲ Protein sequence
Bubalus bubalis (소파)	55	57	56	61	64	60	54	53	54	100	

Fig. 5. Gonadotropin alpha (with signal sequence) and Protein Homology comparison(%)
 ※ sequence of goldfish is partial CDs .

▼ Nucleotide sequence	100	91	92	43	42	35	40	40	28	35	38	37	Brachymystax lenok (열목어)
	Brachy mystax lenok	100	96	43	42	36	42	39	31	32	37	35	rainbow trout (무지개송어)
Brachymystax lenok (열목어)	100	rainbow trout	100	43	42	36	40	39	30	37	37	36	Oncorhynchus masou (산천어)
rainbow trout (무지개송어)	95	100	Oncorhynchus masou	100	85	37	66	51	31	34	39	39	Carp(잉어)
Oncorhynchus masou (산천어)	95	97	100	Carp	100	40	65	52	33	36	40	41	goldfish(붕어)
Carp(잉어)	61	61	60	100	gold fish	100	39	41	27	30	30	30	Paralichthys olivaceus(넙치) channel catfish (찬넬메기)
goldfish(붕어)	61	61	60	90	100	Atlantic halibut	100	53	36	37	37	37	channel catfish (찬넬메기)
Paralichthys olivaceus(넙치)	59	59	59	51	52	100	channel catfish	100	36	42	45	40	Japanese eel
channel catfish (찬넬메기)	55	57	54	70	70	50	100	Japanese eel	100	56	52	52	Frog
Japanese eel	56	56	55	49	49	61	58	100	frog	100	65	66	Chicken
Frog	4	8	7	42	45	31	41	43	100	chicken	100	86	Mouse
Chicken	44	45	45	43	40	11	40	42	64	100	mouse	100	Human
Mouse	43	43	43	40	43	17	42	48	53	65	100	human	▲ Protein sequence
Human	43	42	42	43	44	19	43	46	46	73	84	100	

Fig. 6. FSH β (with signal sequence) and Protein Homology comparison(%)

* sequence of Frog is partial CDs. Therefore, low showed homology.

▼ Nucleotide sequence	100	98	97	68	70	50	40	37	37	34	34	Brachymystax lenok (열목어)
	Brachymystax lenok	100	96	69	67	49	40	38	38	37	38	rainbow trout (무지개송어)
Brachymystax lenok (열목어)	100	rainbow trout	100	67	66	48	39	38	37	34	34	Oncorhynchus masou (산천어)
rainbow trout (무지개송어)	98	100	Oncorhynchus masou	100	87	51	43	39	42	39	40	Carp(잉어)
Oncorhynchus masou (산천어)	98	98	100	Carp	100	52	41	42	40	35	36	goldfish(금붕어)
Carp(잉어)	65	66	65	100	gold fish	100	41	37	38	34	34	Paralichthys olivaceus(넙치)
goldfish(금붕어)	60	66	67	86	100	Atlantic halibut	100	35	34	36	36	frog
Paralichthys olivaceus(넙치)	58	58	58	50	52	100	frog	100	39	36	36	chicken
frog	43	52	51	45	47	43	100	chicken	100	70	71	Human
chicken	44	44	44	45	46	42	39	100	human	100	97	Mouse
Human	42	42	42	42	42	41	36	42	100	mouse	100	Rat
Mouse	38	38	38	40	40	43	37	38	77	100	rat	▲ Protein sequence
Rat	38	39	38	41	41	45	39	39	79	95	100	

Fig. 7. LH β (with signal sequence) and Protein Homology comparison(%)

7. 재조합형 단백질 생산

각각의 α , β 의 cloning된 fragment를 재료로 하여 호르몬 기능을 가지는 α/β 를 재조합하기 위하여 다음과 같은 strategy를 사용하였다. 재조합을 위한 primer는 양쪽 cDNA 말단으로 design하였으며, 재조합 방식은 아래 그림과 같다 (Fig. 8).

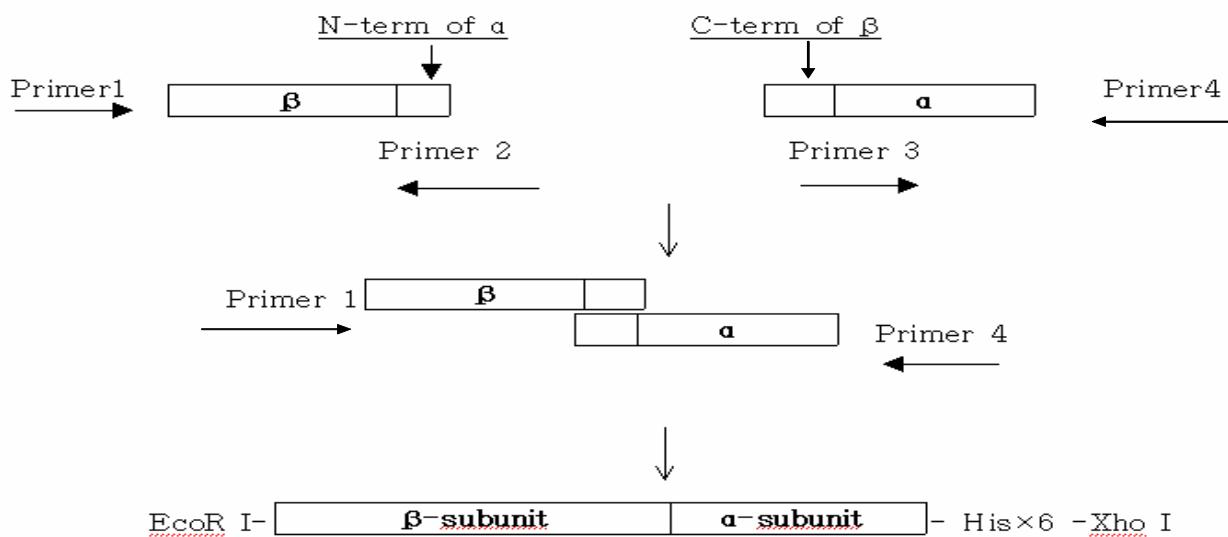


Fig. 8. Strategy for single-strand gonadotropin construction using overlapping PCR method

8. 결과

Primer 4개를 새로 디자인하여 Polymerase Chain Reaction(PCR)을 실행하여 α/β 를 재조합하였다. α 의 부분은 단백질이 합성을 시작하는 mature sequence를 시작으로 primer를 제작하였다. α 의 C-term에는 유전자 재조합된 α/β 융합된 단백질을 용이하게 추출하기 위하여 His \times 6를 붙여 primer를 제작하였다(Ho et al., 1989; Min, 2001). 각각을 PCR하여 재조합된 α/β 는 발현벡터에 ligation하여 plasmid DNA를 추출하여 insert의 유무를 확인한 후 sequencing을 하였다. sequencing 결과는 아래와 같다 (Figs. 10, 11).

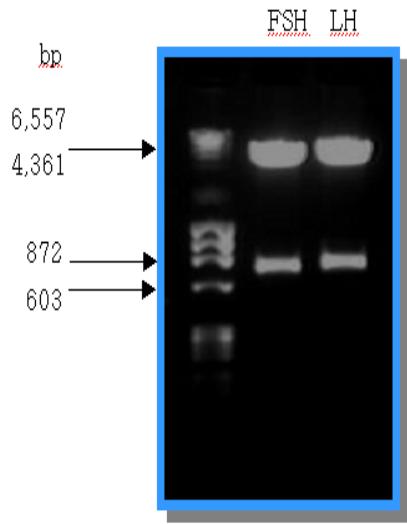


Fig. 9. Confirmation for gonadotropin β - α insertion

기). Nucleotide sequence : FSH β -GTH α

GAATTCATGTACTGCACCCACTAAAGACGCTGCAGCTGGTCATCATGGCAACGCTGTG
 GATGACACCAGTGAGGGCAGGGACAGACTGCTGGTATGGCTGCCACTAAACAACATGA
 CCATCACCGTGGAGAGAGAGGACTGTCACCGAACATCACCACCTGCGCCGGCC
 TGTGCGAAACGACGGATCTGAACTACCAGAGCACATGGATGCCACGCTCCCAGGTGGCG
 TGTAACTTCAAGGAGTGGCCTACGAGAAGGTCTACCTGGAAGGCTGTCCATCCGGGGC
 CGACCCCTTCTTCATTCTGTTGCCAAGAGACTGCGATTGCATCAAATGCAAGACTGACA
 ACACCGACTGTGATCGCATAAGCATGGCAACACCCAGCTGCGTAGTAAACCCACTAGAA
 ATG/TATCCAACAGTGACAAGACAAACATGGCTGTGAGGAATGCACACTGAAGCCGAA
 CACAATCTCCCCAACATCATGCAGTGTACAGGCTGCTGCTTCTCCAGAGCTTATCCAA
 CCCCACCTACGGTCCAAGCAAACCATGCTGGTCCCCAAGAACATCACCTCTGAAGCCACGT
 GCTGCGTTGAAAAGAAGGGAAAGGGTCACCACCAAGGATGGCTTCCCGGTGACGAAC
 CACACAGAGTGTCACTGCAGCACCTGTTATTACCATAAATCAtcatcatcatcatcatTAAC**TC**
GAG

4. Amino acid sequence: FSH β -GTH α

7 atgtactgcacccacttaaagacgctgcagctggcatatggca
M Y C T H L K T L Q L V I M A
52 acgctgtggatgacaccagtgagggcaggacagactgctggtat
T L W M T P V R A G T D C W Y
97 ggctgccgactaaacaacatgaccatcaccgtggagagagaggac
G C R L N N M T I T V E R E D
142 tgcacggaaagcatcaccatcaccctcgcggcctgtgcga
C H G S I T I T T C A G L C E
187 acgacggatctgaactaccaggacatggccacgctcccag
T T D L N Y Q S T W M P R S Q
232 gtggcgttgaactcaagggtggctacgagaagggttacctg
V A C N F K E W S Y E K V Y L
277 gaaggctgtccatccggggccgacccttcttcattctgtgcc
E G C P S G A D P F F I P V A
322 aagagctgcattgcatcaaatgcaagactgacaacaccgact
K S C D C I K C K T D N T D C
367 gatcgcataagcatggcaacacccagctgcgttagtaaacccacta
D R I S M A T P S C V V N P L
412 gaaatgtatccaaacagtgacaagacaacatgggctgtgaggaa
E M Y P N S D K T N M G C E E
457 tgcacactgaaggccgaaacacaatcttccccaaacatcatgcagtgt
C T L K P N T I F P N I M Q C
502 acaggctgtcttcccagagcttatccaacccactacggtc
T G C C F S R A Y P T P L R S
547 aagcaaacatgctggcccaagaacacatcacctctgaagccacg
K Q T M L V P K N I T S E A T
592 tgctgcttgcaaaagaagggggaaagggtcacccccaaggatgg
C C V A K E G E R V T T K D G
637 ttcccggtgacgaaccacacagaggtcactctgcagcaccttt
F P V T N H T E C H C S T C Y
682 taccataaaatcacatcacatcacatcataa 714
Y H K S H H H H H H *

Fig. 10. Open reading frame of recombinant Manchurian trout FSH(N-His-FSH β /GTH α).

Black boxes – EcoR I(F), Xho I (R); Underline – start of a subunit;
Lower letters – His \times 6

단. Nucleotide sequence : LH β -GTH α

GAATTCATGTTAGGTCTTCATGTAGGCACCTTGATCTCCCTGTTCTGTGCATCCTCCTG
GAACCGTTGAGGGGTCTCTCATGCAGCCCTGTCAAGCCCATCAACCAGACTGTGTCTCTGG
AGAAGGAAGGCTGCCAACGTGCTTAGTCATTCAAACCCATCTGCAGTGGCCACTGCGT
CACCAAGGAGCCGGTTCAAGAGCCCATTTCACCAGTGTACCAGCATGTGTGCACCTAC
CGAGACGTCCGCTATGAAACGATCCGCCTACCTGACTGTCCCCCTGGTGGACCCATG
TCACCTACCCGTGGCTCTGAGCTGTGACTGCAGCCTCTGTAACATGGACACTTCTGACTG
TACCATCGAGAGCCTGCAGCCAGACTTCTGCATTACCAAAGAGTACTAACGGATGGTGAC
ATGTGG/TATCCAAACAGTGACAAGACAAACATGGCTGTGAGGAATGCACACTGAAGCCG
AACACAATCTCCCCAACATCATGCAGTGTACAGGCTGCTCTCCAGAGCTTATCAA
CCCCACTACGGTCCAAGCAAACCATGCTGGTCCCCAAGAACATCACCTCTGAAGGCCACGTG
CTGCCTGCAAAAGAAGGGAAAGGGTACCAACCAAGGATGGCTCCGGTGACGAACCAC
ACAGAGTGTCACTGCAGCACCTGTTATTACCATAAATCAtcat TAA**CTCGAG**

둘. Amino acid sequence : LH β -GTH α

1 atgttaggtcttcatgttaggcacccatgtccctgttccctgtgc
M L G L H V G T L I S L F L C
46 atcctcctgaaaccgcggggttcataatgcagccctgtcag
I L L E P V E G S L M Q P C Q
91 cccatcaaccagactgtgtctctggagaaggagactgcccac
P I N Q T V S L E K E G C P T
136 tgcttagtcattcaaaccctatctgcagtggccactgcgtcacc
C L V I Q T P I C S G H C V T
181 aaggagccggtttcaagagccccatttcaccgtgtaccagcat
K E P V F K S P F S T V Y Q H
226 gtgtcacctaccgagacgtccgctatgaaacgatccgcctac
V C T Y R D V R Y E T I R L P
271 gactgtccccctgggtggaccctcatgtcacctaccctgtggct
D C P P W V D P H V T Y P V A
316 ctgagctgtgactgcagccctgtaaatggacactctgactgt
L S C D C S L C N M D T S D C
361 accatcgagagcctgcagccagactctgcattaccaaagagta
T I E S L Q P D F C I T Q R V
406 ctaacggatggacatgtgtatcaaatgactgacaatgacaac
L T D G D M W Y P N S D K T N
451 atgggctgtgaggaatgcacactgaagccgaacacaatctcccc
M G C E E C T L K P N T I F P
496 aacatatgcagtgtacaggctgtgcattccagacttatcca
N I M Q C T G C C F S R A Y P
541 acccccactacggccaagaaaccatgctggccccaaagaacatc
T P L R S K Q T M L V P K N I
586 acctctgaagccacgtgtcgtggcaaaagaagggaaagggtc
T S E A T C C V A K E G E R V
631 accaccaaggatggctcccggtgacgaaaccacacagactgtcac
T T K D G F P V T N H T E C H
676 tgcagcacctgttattaccataaatcacatcatcatcatcat
C S T C Y Y H K S H H H H H H
721 **taa** 723

Fig. 11. Open reading frame of recombinant Manchurian trout LH(N-His-LH β /GTH α).

Black boxes – EcoR I(F), Xho I (R); Underline – start of a subunit; Lower letters – His \times 6

9. 아미노기 말단에 His-Tag을 가지는 cDNA를 cloning

기존의 열독어 GTH α , LH β cDNA를 이용하여 분비형 즉 성숙형 LH호르몬의 아미노기 말단영역에 His \times 6 -Tag를 갖는 유전자재조합을 two-step PCR 방법으로 제작하였다(Ho et al., 1989; Min, 2001) (Fig. 12).

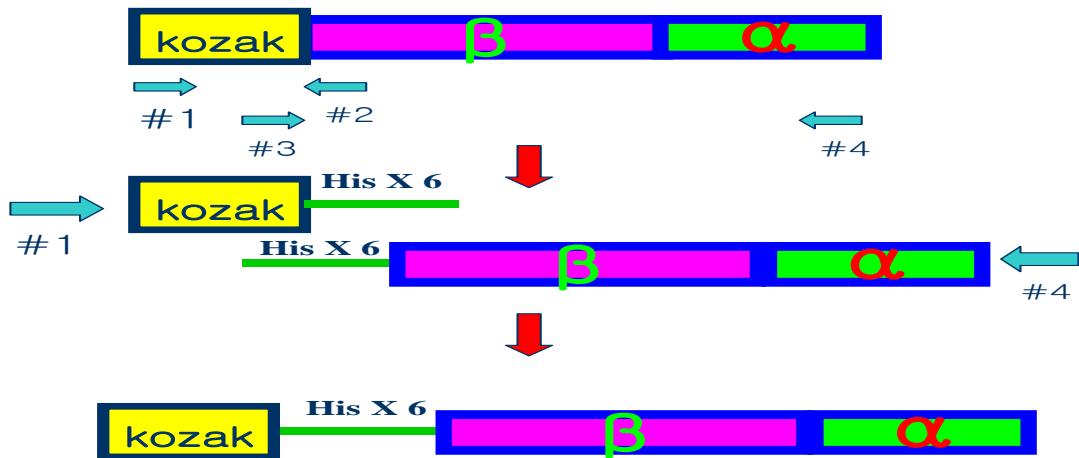


Fig. 12. PCR amplification of N-His \times 6-LH cDNA

Table 2. Oligo primers used in this study.

Primer	Direction	sequence
LH β -EcoRI Kozak (Primer 1)	sence	5'-GCGAATTCAACCATGGTAGGTCTTCATGTAGG-3'
mtLH β -NHis-R (Primer 2)	antisense	5'-GAGATGATGATGATGATGAGACCCCTAACGGGTTCCAG-3'
mtLH β -NHis-F (Primer 3)	sence	5'-TCTCATCATCATCATCATCTCATGCAGCCCTGTCAGCCC-3'
GP α -R (Primer 4)	antisense	5'-CTCGAGTTATGATTATGGTAATAACA-3'

가. 아미노기 말단에 His-Tag을 가지는 열독어 LH cDNA cloning

단백질의 추출 효율을 증가시키기 위하여 성숙호르몬의 아미노기 말단에 His-Tag를 가지는 LH construct를 제작하여, pcDNA3 vector에 삽입하였으며 염기서열을 결정하였다.

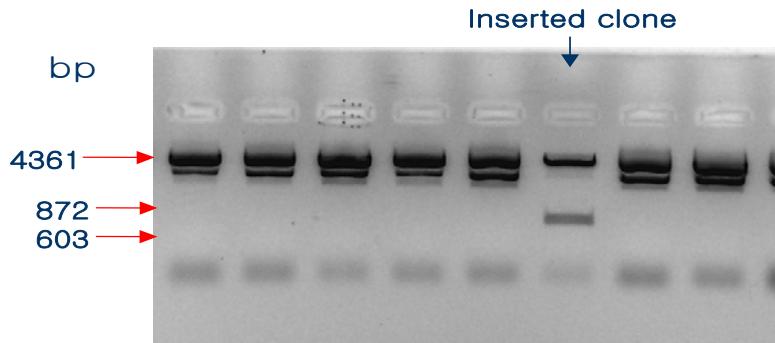


Fig. 13. Confirmation for gonadotropin insertion (EcoR I /Xho I)

나. Sequencing 결과

```

atggtaggtcttcatgttaggcacccatgtccctgtttccctgtgc
M V G L H V G T L I S L F L C
atccctctggaaaccctgttgggggttcatcatcatcatcatcat
I L L E P V E G S H H H H H H H
catctcatgcagccctgtcagcccatcaaccagactgtgtctctg
H L M Q P C Q P I N Q T V S L
gagaaggaaaggctgcccacgtgttgcattcaaaccctatc
E K E G P T C L V I Q T P I
tgcaagtggccactcgctcaccaaggagccgtttcaagagccca
C S G H C V T K E P V F K S P
ttttccaccgtgtaccaggcatgtgtcacctaccggagacgtccgc
F S T V Y Q H V C T Y R D V R
tatgaaacgatccgcttacactgactgtcccccttgggtggaccct
Y E T I R L P D C P P W V D P
catgtcaccttacccgtgtaccgtactgttgcacccatgtgtgtgt
H V T Y P V A L S C D C S L C
aacatggacacttctgactgtaccatcgagggccgtccagac
N M D T S D C T I E S L Q P D
ttctgcattacccaaaggactaaacggatggatgtgacatgtggat
F C I T Q R V L T D G D M W Y
ccaaacagtgacaagacaaacatggctgtgaggaatgcacactg
P N S D K T N M G C E E C T L
aagccgaacacaaatctcccaacatcatcgactgtgtacaggctgc
K P N T I F P N I M Q C T G C
tgcttcctccagacttatccaacccactacgggtccaaaggccaaacc
C F S R A Y P T P L R S K Q T
atgcgtggcccaagaacatcacctctgttgcacgtgtgtgtgtgt
M L V P K N I T S E A T C C V
gcaaaaaggaaagggttgcacccaccaaggatggctccgggt
A K E G E R V T T K D G F P V
acgaaccacacagactgtcactgcacgttattaccataaa
T N H T E C H C S T C Y Y H K
tcataaa
S *

```

Fig. 14. Open reading frame of recombinant Manchurian trout LH(N-His-LH β /GTH α).

다. 신호 펩타이드와 성숙호르몬의 분해영역의 해석

신호 펩타이드와 성숙호르몬의 분해는 23-24번 아미노산 G-S 사이일이 Signal IP 예측시스템을 통하여 분석 가능하였음(Fig. 15.).

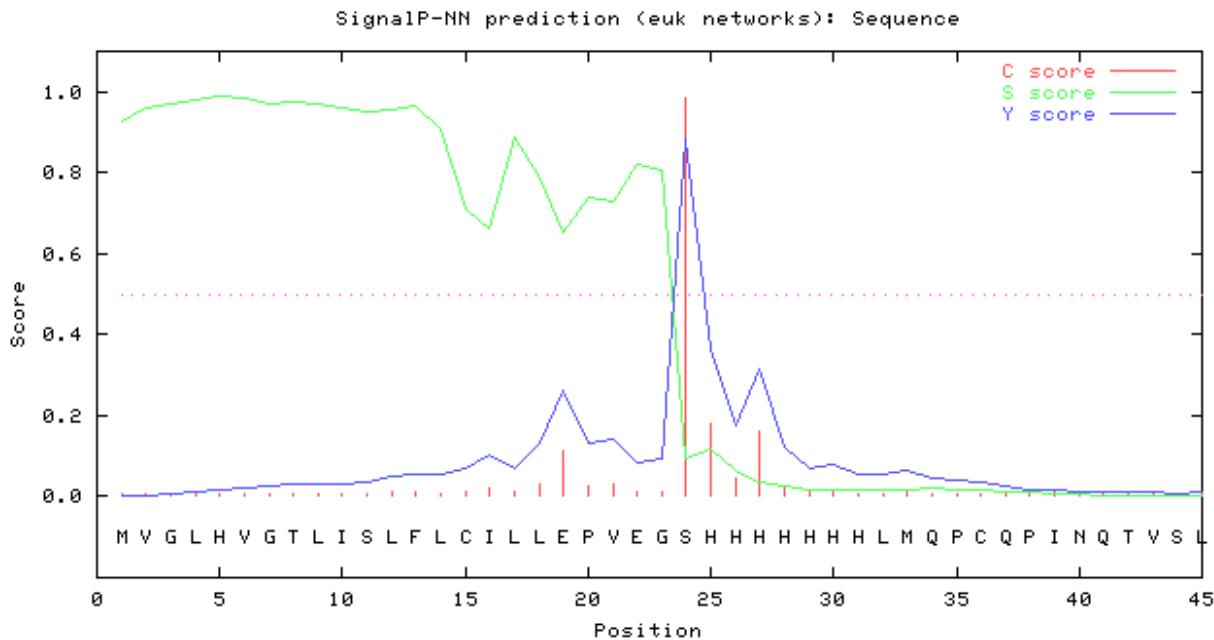


Fig. 15. Signal peptide and mature hormone prediction program

```
# data
>Sequence          length = 45
# Measure  Position  Value  Cutoff  signal peptide?
max. C    24      0.983  0.32   YES
max. Y    24      0.881  0.33   YES
max. S     5       0.989  0.87   YES
mean S   1-23    0.881  0.48   YES
D       1-23    0.881  0.43   YES
# Most likely cleavage site between pos. 23 and 24: VEG-SH
```

10. 열목어 갑상선 자극 호르몬 유전자의 cloning

생식선 자극 호르몬과 공통적인 GTH α 쇄와 호르몬 특이적인 TSH β 쇄로 구성된 열목어 갑상선 자극 호르몬(TSH) β 쇄를 cloning하여 생식선 자극 호르몬과의 비교 실험에 사용하고자 하였다.

가. 재료 및 방법

실험 샘플 : 열목어의 뇌하수체 cDNA pool
 primer 제작 : 무지개송어 TSH β subunit에 기초
 Forward : 5'-ATGGAATTGTCCGTGGCC-3'
 Reverse : 5'-CTACATCCACCCCAACTGA-3'

PCR

denaturation	94°C	30s
annealing	50°C	30s
extension	72°C	30s

전기영동 : 1.5% 의 agarose gel 사용, cDNA size 확인

증폭 size 확인하여 PCR product cDNA 침전



enzyme cutting(agarose low gelting)

gel을 cut하여 phenol과 PCI처리를 하여 원하는 부위의 cDNA를 침전시킴



vector에 삽입하기(ligation)



vector, insert될 cDNA를 ligation



transformation(ice fix, heat shock)



LB^{+Amp} plating (37°C incubation)



증식 colony를 약 16시간 incubation (37°C incubation)



plasmid 추출(mini prep)



Insert의 삽입을 확인하기 위해 다시 EcoR I, Xho I으로 cutting
vector size와 증폭 insert size의 비교해석



염기서열결정



Two-step PCR 법으로 TSHβ/α cloning



염기서열결정

나. nucleotide 와 amino acid의 서열 해석결과

(1) 열목어 TSH β subunit Open Reading Frame 분석

```
1 atggaattgtccgtggccatgtgtggctccttgcctgctcttc
    M E L S V A M C G L L C L L F
 46 agccaagctgtgcccatgtgtgtgcccacagactacactctgtat
    S Q A V P M C V P T D Y T L Y
 91 gaggagagacgtgaatgtgacttctgcgtgtccatcaatacgacc
    E E R R E C D F C V S I N T T
136 atttgcatgggcttctgctactcaagggacagtaacatgaaggag
    I C M G F C Y S R D S N M K E
181 ctggccggaccgcgtttccttatccagagaggctgtacctatgat
    L A G P R F L I Q R G C T Y D
226 caggtggagtaccgaacagtcatactacctggctgcccgtccat
    Q V E Y R T V I L P G C P L H
271 gccaacccctcttcacctacccgtggccctcagctgccactgt
    A N P L F T Y P V A L S C H C
316 ggcacctgcaacacagacagtgtgagtgcccacaaggccagc
    G T C N T D S D E C A H K A S
361 agtggagacggcgccagggttccaagccactcagacacatctac
    S G D G A R C S K P L R H I Y
406 ccataccctggccggaacaactacatccaccccaacttga      444
    P Y P G R N N Y I H P N *
```

다. 열목어와 NCBI에 등록된 nucleotide 및 amino acid sequence 비교

(1) nucleotide sequence 비교

1)>[gi|435639|dbj|D14692.1|ONHTBSU](#)

Oncorhynchus mykiss (=Rainbow trout)mRNA for thyrotropin beta-subunit

Score = 801 bits (404), Expect = 0.0

Identities = 434/444 (97%)

Strand = Plus / Plus

Manchurian trout: 1 atggaattgtccgtggccatgtgtggctccttgcctgctttcagccaaagctgtgccc 60
|||||||||||||||||| | ||||||| ||||| ||||| ||||| ||||| ||||| |||||

Rainbow trout : 58 atggaattgtccgtggccatgtgtggctccttgcctgctttcagccaaagctgtgccc 117

Manchurian trout: 61 atgtgtgtccccacagactacactctgtatgaggagagacgtgaatgtgacttctgcgtg 120
||||||| ||||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||

Rainbow trout : 118 atgtgtgtccccacggattacactctgtatgaggagagacgtgaatgtgacttctgcgtg 177

Manchurian trout: 121 tccatcaatacgaccattgcatggcctctgctactcaagggacagtaacatgaaggag 180
||||||| ||||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||

Rainbow trout: 178 gccatcaatacgaccattgcatggcctctgctactcaagggacagtaacatgaaagag 237

Manchurian trout: 181 ctggccggaccgcgttccttatccagagaggctgtacctatgatcaggtggagtaccga 240
||||||| ||||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||

Rainbow trout : 238 ctggccggaccacgttccttatccagagaggctgtacctatgaccaggtggagtaccga 297

Manchurian trout: 241 acagtctactacccgtccatgccaaccctcttcacccatccgtggcc 300
||||||| ||||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||

Rainbow trout : 298 acagtctactacccgtccatgccaaccctcttcacccatccgtggcc 357

Manchurian trout: 301 ctcagctgccactgtggcacctgcaacacacagacagtgtgcccacaaggccagc 360
||||||| ||||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||

Rainbow trout : 358 ctcagctgccactgtggcacctgcaacacacagacagtgtgcccacaaggccagc 417

Manchurian trout: 361 agtggagacggcgccaggtttccaaggccactcagacacatctaccataccctggccgg 420
||||||| ||||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| ||| |||

Rainbow trout : 418 agtggagacggcgccaggtttccaaggccactcagacacatctaccataccctggccctg 477

Manchurian trout: 421 aacaactacatccaccccaactga 444
||||| ||||| ||||| |||

Rainbow trout : 478 aacagctacatccaccccaactga 501

2)>[gi|3885466|gb|AF060566.1|U](#)

Salmo salar(=Atlantic salmon) thyrotropin beta subunit mRNA

Score = 785 bits (396), Expect = 0.0

Identities = 433/444 (97%), Gaps = 1/444 (0%)

Strand = Plus / Plus

Manchurian trout: 1 atggaattgtccgtggccatgtgtggctccttgcctgcctcagccaagctgtgcc 60
||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Salmo salar : 35 atggaattgtccgtggccatgtgtggctccttgcctgcctcagccaagctgtgcc 94

Manchurian trout: 61 atgtgtgtgcccacagactacactctgtatgaggagagacgtaatgtgacttctgcgtg 120
||||||||||||| ||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Salmo salar : 95 atgtgtgtgcccacggactacactctgtatgaggagagacgtaatgtgacttctgcgtg 154

Manchurian trout: 121 tccatcaatacgaccattgcatggccttcgtactcaagggacagtaacatgaaggag 180
||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Salmo salar : 155 gccatcaatacgaccattgcatggccttcgtactcaagggacagtaacatgaaggag 214

Manchurian trout: 181 ctggccggaccgcgtttccattacagagaggctgtacctatgatcaggtggagtaccga 240
||||||||||| ||||||||||| ||||||||||||||||||||||||||||

Salmo salar : 215 ctggccggaccacgtttccattacagagaggctgtacctatgaccaggtggagtaccga 274

Manchurian trout: 241 acagtcatactacctggctgcccgtccatgccaaccctcttccacccatccccgtggcc 300
||||||||||| ||||| |||||||||||||||||||||||||||||

Salmo salar : 275 acagtcatactacctggctgcccactccatgccaaccctcttccacccatccccgtggcc 334

Manchurian trout: 301 ctcagctgccactgtggcacctgcaacacagacagtgtgagtgccacaaggccagc 360
||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Salmo salar : 335 ctcagctgccactgtggcacctgcaacacagacagtgtgagtgccacaaggccagc 394

Manchurian trout: 361 agtggagacggcgccaggtgttccaagccactcagacacatctaccatccctggccgg 420
|||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||||

Salmo salar : 395 agtggagacggcgccaggtgttccaagccactcagacacatcta-ccataccctggccctg 453

Manchurian trout: 421 aacaactacatccaccccaactga 444
||||||||||| |||||||||

Salmo salar : 454 aacaactacatccccccaactga 477

3)>[gi|431912|emb|X73493.1|AATBS](#)

A. anguilla(=European ee1) mRNA for thyrotropin beta-subunit

Score = 79.8 bits (40), Expect = 4e-12

Identities = 70/80 (87%)

Strand = Plus / Plus

Manchurian trout: 76 gactacactctgtatgaggagagacgtgaatgtgacttctgcgtgtccatcaatacgacc 135
||||||| |||| | |||| || || ||||||||||||| |||||| || || ||

A. anguilla : 145 gactacacgctgtacgtggagaaacctgagtgtgacttctgcgtggccatcaacaccacc 204

Manchurian trout: 136 atttgcatgggcttctgcta 155
|| |||||||||||||||||

A. anguilla : 205 atctgcatgggcttctgcta 224

4)>[gi|30313577|gb|AY158008.1|](#)

Anguilla japonica(=Japanese ee1) thyroid stimulating hormone beta subunit

Score = 71.9 bits (36), Expect = 1e-09

Identities = 69/80 (86%)

Strand = Plus / Plus

Manchurian trout: 76 gactacactctgtatgaggagagacgtgaatgtgacttctgcgtgtccatcaatacgacc 135
||||||| |||| | |||| || || ||||||||||||| |||||| || || ||

Anguilla japonica : 641 gactacacgctgtacgtggagaaaccagagtgacttctgcgtggccatcaacaccacc 700

Manchurian trout: 136 atttgcatgggcttctgcta 155
|| |||||||||||||||||

Anguilla japonica: 701 atctgcatgggcttctgcta 720

5)>[gi|46093511|dbj|AB175833.1|](#)

Anguilla japonica(=Japanese ee1) mRNA for thyroid-stimulating hormone beta

Score = 71.9 bits (36), Expect = 1e-09

Identities = 69/80 (86%)

Strand = Plus / Plus

Manchurian trout: 76 gactacactctgtatgaggagagacgtgaatgtgacttctgcgtccatcaatacgacc 135
|| || || || | | || || | | || || || || || || || || || || || || || ||
Anguilla japonica: 121 gactacacgctgtacgtggagaaaccagagagtgtgacttctgcgtggccatcaacaccacc 180

Manchurian trout: 136 atttgcatgggcttcgtcta 155
|| | || || || || || || || || || || || || || || || || || || || || || || || || ||
Anguilla japonica: 181 atctgcatgggcttcgtcta 200

2). Amino acid sequence 비교

1)>[gi|586132|sp|P37240|TSHB_ONCMY](#)

Thyrotropin beta chain precursor (Thyroid-stimulating hormone beta subunit) (TSH-beta) (TSH-B)

[gi|477151|pir|IA48194](#)

thyrotropin beta chain - rainbow trout

[gi|435640|dbj|BAA03518.1|](#)

Oncorhynchus mykiss(=Rainbow trout) thyrotropin beta-subunit

Score = 314 bits (804), Expect = 4e-85

Identities = 143/147 (97%), Positives = 145/147 (98%)

Frame = +1

Manchurian trout: 1 MELSVAMCGLLCLLFSQAVPMCVPTDYLYEERRECDFCVSINTTICMGFCYSRDSNMKE 180
MELSVAM GLLCLLFSQAVPMCVPTDYLYEERRECDFCV+INTTICMGFCYSRDSNMKE
Rainbow trout : 1 MELSVAMYGLLCLLFSQAVPMCVPTDYLYEERRECDFVAINTTICMGFCYSRDSNMKE 60

Manchurian trout: 181 LAGPRFLIQRGCTYDQVEYRTVILPGCPLHANPLFTYPVALSCHOGTCNTDSDECAHKAS 360
LAGPRFLIQRGCTYDQVEYRTVILPGCPLHANPLFTYPVALSCHOGTCNTDSDECAHKAS
Rainbow trout: 61 LAGPRFLIQRGCTYDQVEYRTVILPGCPLHANPLFTYPVALSCHOGTCNTDSDECAHKAS 120

Manchurian trout: 361 SGD GARCSKPLRHIYPYPGRNNYIHPN 441

SGDGARCSKPLRHIYPYPG N+YIHPN

Rainbow trout : 121 SGD GARCSKPLRHIYPYPGLNSYIHPN 147

2)>[gi|6136056|sp|073824|TSHB_SALSA](#)

Thyrotropin beta chain precursor (Thyroid-stimulating hormone beta subunit)(TSH-beta) (TSH-B)
[gi|3091282|gb|AAC77908.1!](#)

Salmo salar(=Atlantic Salmon) thyrotropin beta subunit

Score = 293 bits (751), Expect = 6e-79

Identities = 134/135 (99%), Positives = 135/135 (100%)

Frame = +1

Manchurian trout: 1 MELSVAMCGLLCLLFSQAVPMCVPTDYTLYEERRECDFCVSINTTCMGFCYSRDSNMKE 180

MELSVAMCGLLCLLFSQAVPMCVPTDYTLYEERRECDFCV+INTTCMGFCYSRDSNMKE

Salmo salar : 1 MELSVAMCGLLCLLFSQAVPMCVPTDYTLYEERRECDFCAINTTCMGFCYSRDSNMKE 60

Manchurian trout: 181 LAGPRFLIQRGCTYDQVEYRTVILPGCPLHANPLFTYPVALSCHCGTCNTDSDECAHKAS 360

LAGPRFLIQRGCTYDQVEYRTVILPGCPLHANPLFTYPVALSCHCGTCNTDSDECAHKAS

Salmo salar : 61 LAGPRFLIQRGCTYDQVEYRTVILPGCPLHANPLFTYPVALSCHCGTCNTDSDECAHKAS 120

Manchurian trout: 361 SGD GARCS KPL RHIY 405

SGDGARCS KPL RHIY

Salmo salar : 121 SGD GARCS KPL RHIY 135

3)>[gi|11359153|gb|AAD51753.2!](#)

Aristichthys nobilis(=striped bighead) thyrotropin beta precursor

Score = 218 bits (556), Expect = 2e-56

Identities = 95/138 (68%), Positives = 114/138 (82%)

Frame = +1

Manchurian trout: 25 GLLCLLFSQAVPMCVPTDYTLYEERRECDFCVSINTTCMGFCYSRDSNMKEAGPRFLI 204

G+L LL A PMC PT+YT+Y ER+EC++CV++NTTCMGFC+SRDSN+KEL GPRFL+

Aristichthys nobilis: 8 GMLGLLMKIAAPMCAPTEYTIYIERQEONYCVAVNTTCMGFCFSRDSNVKELVGPRFLV 67

Manchurian trout: 205 QRGCTYDQVEYRTVILPGCPLHANPLFTYPVALSCHCGTCNTDSDECAHKASSGDGARCS 384

QRGCTY +VEYRT ILPGCOP +A+P FTYPVALSCHC TCNT SDECAHK S+ +CS

Aristichthys nobilis: 68 QRGCTYQEVEYRTAILPGCOPSYADPHFTYPVALSCHCSTCNTHSDECAHKTSNA-ARKCS 126

Manchurian trout: 385 KPLRHIYPYGRNNYIHP 438

KP+RH+YP N+YI P

Aristichthys nobilis:127 KPVRHLYPDHEENSYIQP 144

四. Manturian trout TSH β/α construct in pcDNA3

1 atggaattgtccgtggccatgttgttctccttcgcctgtcttc
M E L S V A M C G L L C L L F
46 agccaagctgtgcccatgttgtgtgcccacagactacactctgtat
S Q A V P M C V P T D Y T L Y
91 gaggagagacgtgaatgtgacttctgcgtgtcaatcaatacgacc
E E R R E C D F C V S I N T T
136 atttgcatgggcttctgtactcaaggacagtaacatgaaggag
I C M G F C Y S R D S N M K E
181 ctggccggaccgcgtttccttatccagagaggctgtacctatgat
L A G P R F L I Q R G C T Y D
226 caggtggagtaccgaacagtcatactacacctggctgcccgtccat
Q V E Y R T V I L P G C P L H
271 gccaaccctctttcacctacccgtggccctcagctgccactgt
A N P L F T Y P V A L S C H C
316 ggcacactgcaacacagacagtgtgactgtgtgcccacaaggccagc
G T C N T D S D E C A H K A S
361 agtggagacggcgccaggtgttccaagccactcagacacatctac
S G D G A R C S K P L R H I Y
406 ccataccctggccgaacaactacatccacccaaactatccaaac
P Y P G R N N Y I H P N Y P N
451 agtgacaagacaacatcatggctgtgaggaatgcacactgaagccg
S D K T N M G C E E C T L K P
496 aacacaatcttccccaaacatcatgtcactgtacaggctgtcttc
N T I F P N I M Q C T G C C F
541 tccagagcttatccaacccactacggtccaagcaaaccatgt
S R A Y P T P L R S K Q T M L
586 gtccccaagaacatcacctctgaagccacgtgtcggttgcggaaaa
V P K N I T S E A T C C V A K
631 gaaggggaaagggtcaccaccaaggatggcttccgggtacgaac
E G E R V T T K D G F P V T N
676 cacacagagtgtcactgcagcacctgttattaccataatcaccat
H T E C H C S T C Y Y H N H H
721 catcatcatcatcattaa 735
H H H H H *

11. 열목어 유전자재조합 FSH 및 LH cDNA constructs

제1차 년도 및 2차 년도에서 재조합한 DNA constructs의 세포 내 단백질 발현을 및 생산된 단백질의 안정성을 증가시키기 위하여 다음과 같은 방법으로 개량하였다(Klein *et al.*, 2003) (Figs. 16, 17).

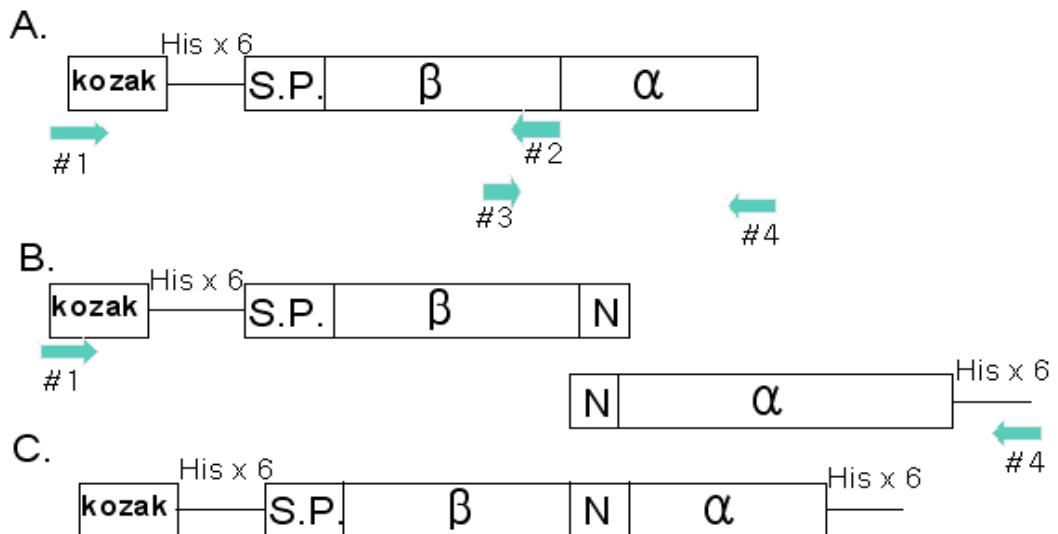
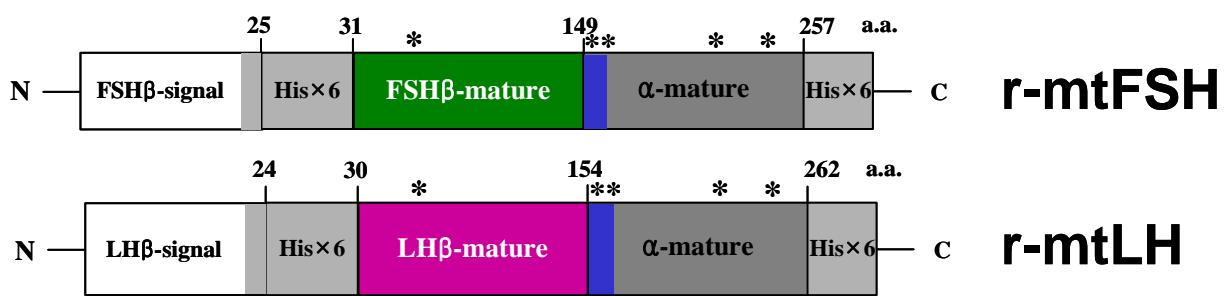


Fig.16. Recombinant DNA constructs of Manchurian trout FSH and LH by overlapping PCR method. A : template cDNA ; B : overlapping PCR ; C : recombinant DNA S.P. : signal peptide; N : NCS (N-linked carbohydrate sequence)



: N-linked carbohydrate sequence

* : N-linked glycosylation site

Fig. 17. Schematic diagram of DNA constructions for r-mtFSH and r-mtLH proteins.

Table. 3. Oligo primers used in this study.

Primer	Direction	Sequence
msFSH β -F EcoR I Kozak (#1)	Forward	5'-GCG AAT TCA CCA TGG ACT GCA CCC ACT TAA AG-3'
msLH β -F EcoR I Kozak(#1)	Forward	5'-GCG AAT TCA CCA TGG TAG GTC TTC ATG TAG G-3'
mtFSH β -NCS-R (#2)	Reverse	5'- <u>CTG AAC CTG TCG CAT TTG ATC CAC TCA</u> TTT CTA GTG GGT TTA CTA CG-3'
mtLH β -NCS-R (#2)	Reverse	5'- <u>CTG AAC CTG TCG CAT TTG ATC CAC TCC ACA</u> TGT CAC CAT CCG TTA-3'
mtGTH α -NCS-F (#3)	Forward	5'- <u>AGT GGA TCA AAT GCG ACA GGT TCA GGT TCT AAC GCC</u> <u>ACT TCA GGT TCT TAT CCA AAC AGT GAC AAG AC-3'</u>
GPaHis-R (New)(#4)	Reverse	5'-CCG CTC GAG TTA ATG ATG ATG ATG ATG ATG TGA TTT ATG GTA-3'

Note. Underlines indicate NCS (N-linked carbohydrate sequence).

Shadowbox indicates poly-histidine residues.

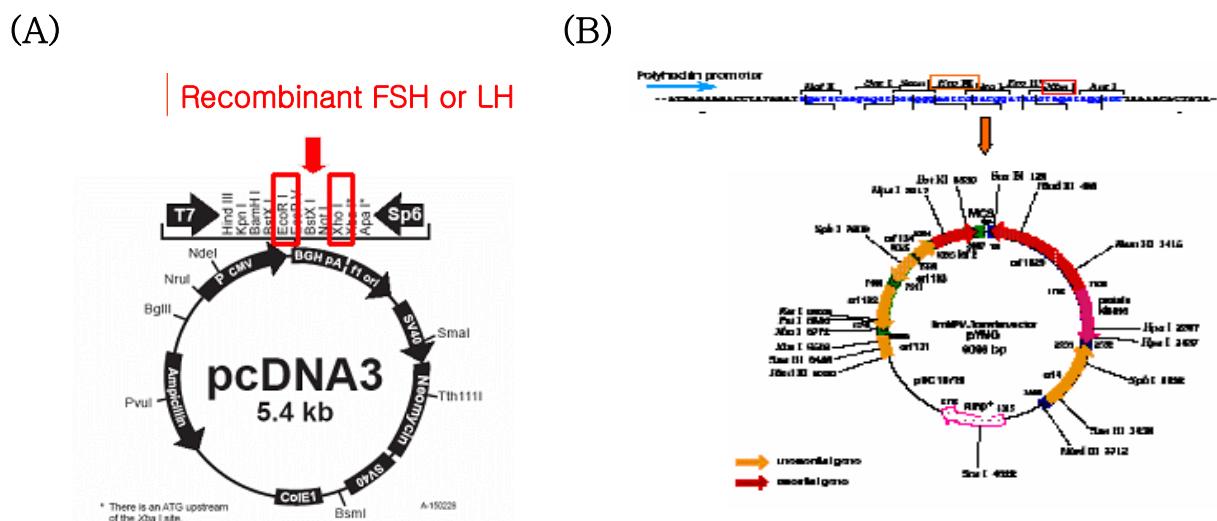


Fig. 18. Cloning vectors for CHO-K1 cells (A) and insect cells (B).

가. FSH 및 LH cDNA constructs의 확인 및 염기서열

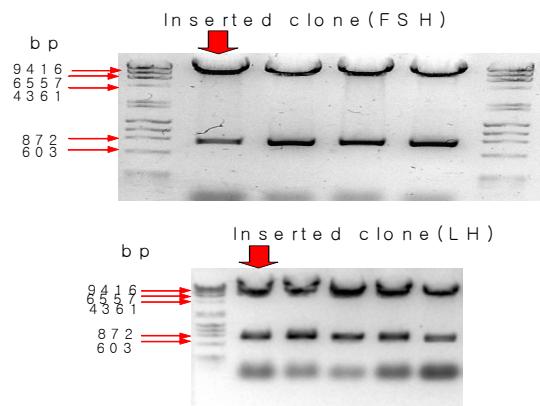


Fig. 19. Confirmation of FSH and LH recombination in pYNG vector. The inserted DNAs were confirmed by restriction enzyme treatment (EcoR I and Xba I).

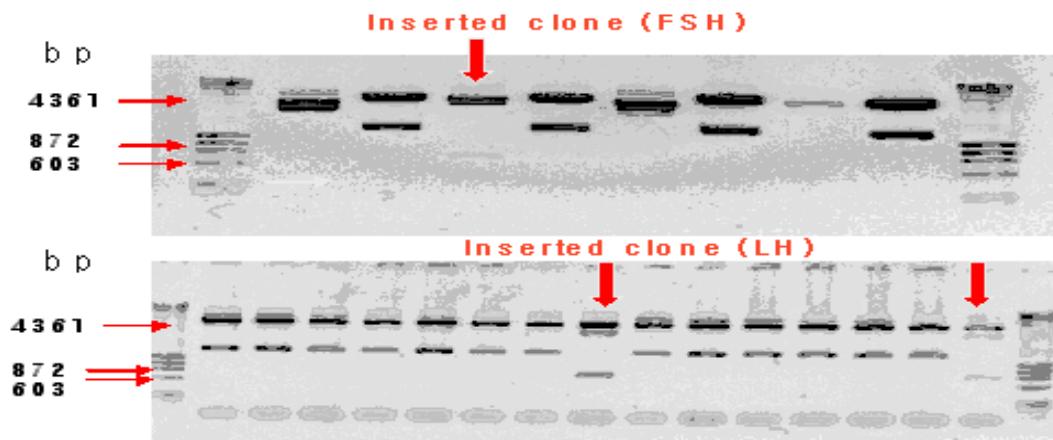


Fig. 20. Confirmation of FSH and LH recombination in pcDNA3 vector. The inserted DNAs were confirmed by restriction enzyme treatment (EcoR I and Xho I).

10 atggactgcacccacttaaagacgctgcagctggtcttcatggca
 M D C T H L K T L Q L V F M A
 55 acgctgtggatgacaccagtgaggcagggcatcatcatcatcat
 T L W M T P V R A G H H H H H
 100 catacagactgctggtatggctgcccactaaacaacatgaccatc
 H T D C W Y G C R L N N M T I
 145 accgtggagagagaggactgtcacggaagcatcaccatcaccacc
 T V E R E D C H G S I T I T T
 190 tgcgcggcttgtgcggaaacgacgatctgaactaccagagcaca
 C A G L C E T T D L N Y Q S T
 235 tggatgccacgctcccaggtggcggttaactcaaggagtggcc
 W M P R S Q V A C N F K E W S
 280 tacgagaaggctcaccttggaaaggctgtccatccggggccgacccc
 Y E K V Y L E G C P S G A D P
 325 ttcttcattcctgttgcggaaagagctgcgattgcataatgcggaa
 F F I P V A K S C D C I K C K
 370 actgacaacacccactgtgatgcataaggcatggcaacacccagc
 T D N T D C D R I S M A T P S
 415 tgcgttagtaaacccactagaagtggatcaaatgcgacaggt
 C V V N P L E V S G S N A T G
 460 tcaggttctaaccgcacttcaggtttatccaaacagtgacaag
 S G S N A T S G S Y P N S D K
 505 acaaacatgggctgtgaggaatgcacactgaagccgaacacaatc
 T N M G C E E C T L K P N T I
 550 ttccccaaacatcatgcgagtgtacaggctgctgtccagagct
 F P N I M Q C T G C C C F S R A
 595 tatccaacccactacggtccaaggaaaccatgctggcccaag
 Y P T P L R S K Q T M L V P K
 640 aacgtcacctctgaagccacgtgctgcgttgcaaaagaagggaa
 N V T S E A T C C V A K E G E
 685 agggtcaccaccaaggatggnttcccggtgacgaaccacacagag
 R V T T K D G F P V T N H T E
 730 tgtcaactgcaaggcacctgttattaccataaatcacatcatcat
 C H C S T C Y Y H K S H H H H
 775 catcattaa 789
 H H *

Fig. 21. Open reading frame of recombinant Manchurian trout FSH.

Red characters : signal peptide region; yellow characters : Histidine tag; green characters : N-linked carbohydrate sequence (NCS).

```

17 atggtaggcaccttcatccctgttcctgtgcacatcctcctggaa
      M V G T L I S L F L C I L L E
62 cccgttgagggtctcatcatcatcatcatcatcatgcag
      P V E G S H H H H H H H L M Q
107 ccctgtcagccatcaaccagactgtgtctctggagaaggaaggc
      P C Q P I N Q T V S L E K E G
152 tgcccaacgtgcttagtcattcaaaccctatctgcagtggccac
      C P T C L V I Q T P I C S G H
197 tgcgtcaccaaggagccgggtttcaagagccatttccaccgtg
      C V T K E P V F K S P F S T V
242 taccagcatgtgtgcacctaccgagacgtccgctatgaaacgatc
      Y Q H V C T Y R D V R Y E T I
287 cgcctacctgactgtccccctgggtggaccctcatgtcacctac
      R L P D C P W V D P H V T Y
332 cctgtggctctgagctgtgactgcagcctctgtaacatggacact
      P V A L S C D C S L C N M D T
377 tctgactgtaccatcgagagcctgcagccagacttctgcattacc
      S D C T I E S L Q P D F C I T
422 caaagagactaacggatggatgacatgtggagtggataaatgcg
      Q R V L T D G D M W S G S N A
467 acaggttcaggttctaacgccacttcaggttcttatccaaacagt
      T G S G S N A T S G S Y P N S
512 gacaagacaaacatggctgtgaggaatgcacactgaagccgaac
      D K T N M G C E E C T L K P N
557 acaatcttcccaacatcatgcagtgtacaggctgctgcttctcc
      T I F P N I M Q C T G C C F S
602 agagcttatccaaccccactacggtccaagcaaaccatgctggc
      R A Y P T P L R S K Q T M L V
647 cccaagaacatcacctctgaagccacgtgctgcgttgc当地
      P K N I T S E A T C C V A K E
692 gggaaaanggtcaccaccaaggatggnttccgggtgacgaacca
      G E X V T T K D G F P G D E P
737 cacagaagtgtcactgcagcacctgttattaccataaatcacatc
      H R S V T A A P V I T I N H I
782 attcatcatcatcatcatcattaa 805
      I H H H H H H * 

```

Fig. 22. Open reading frame of recombinant Manchurian trout LH.

Red characters : signal peptide region; yellow characters : Histidine tag; green characters : N-linked carbohydrate sequence (NCS).

5절. 생식선 자극 호르몬의 유전공학적 생산

1. 열목어 생식선 자극 호르몬 유전자의 세포내 형질 도입 및 발현

- 형질 도입 호르몬 유전자산물의 SDS-PAGE 및 Western blotting 검사

가. 유전자발현에 사용된 세포주

본 연구에 사용된 세포주 (CHO-K1; Fig. 23)는 서울 대학교 암 연구소 한국 세포주 은행 (KOREAN CELL LINE BANK, KCLB)으로부터 입수하였으며, 구입 후 액체질소에 동결 보존하였으며, 일부는 계대 배양하여 실험에 사용하였다.

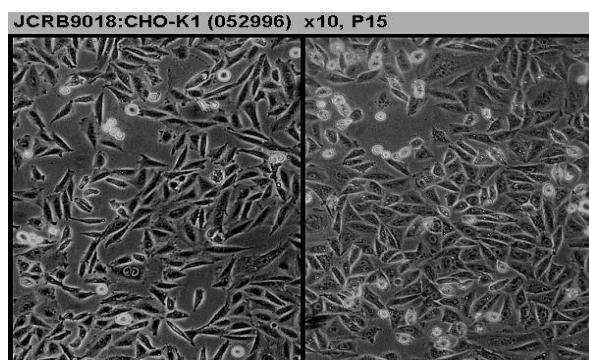


Fig. 23. CHO-K1 used in this study.

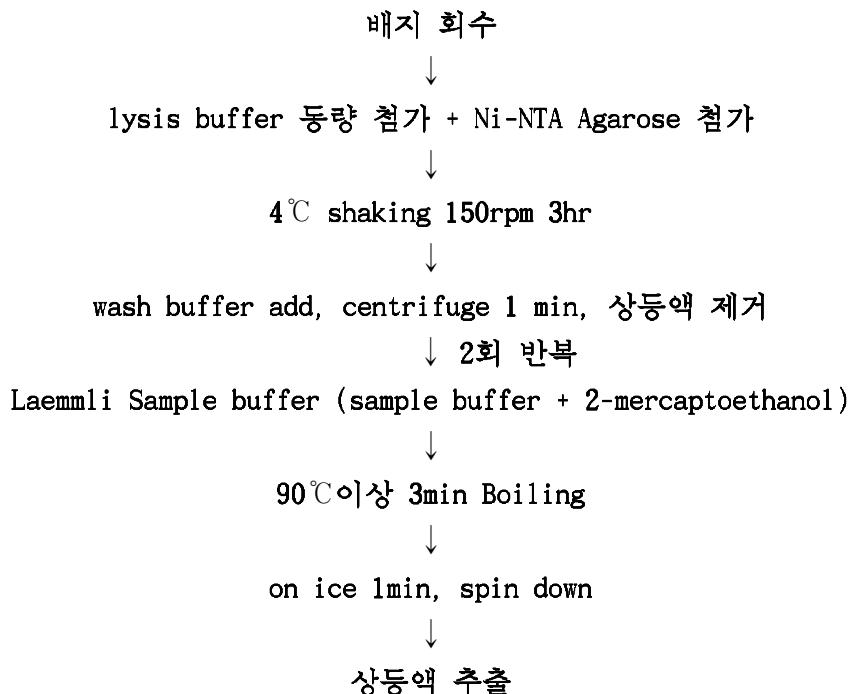
나. 호르몬 분자의 형질 도입 방법

형질도입 유도체로서 liposome complex-based chemical (Lipofectamin, Invitrogen)을 다음과 같이 사용하였다.

	24 well based transfection	10 cm based transfection
배지, 온도, CO ₂ 농도	10% FBS포함 Ham's F-12, 37°C, 5% CO ₂	10% FBS포함 Ham's F-12, 37°C, 5% CO ₂
세포밀도	50,000 cells	1,000,000 cells
배지교환	seeding 후 24시간	seeding 후 24시간
DNA농도	1 ug	10 ug
Lipofectamin	4 ul	20 ul
Lipofectamin+ DNA 첨가 후 배양시간	3 시간	3 시간
배지교환	Lipofectamin첨가 후 3시간째	Lipofectamin첨가 후 3시간째
배양시간	~ 4일	~ 20일

2. 호르몬 분자의 확인방법

가. 단백질의 Affinity 추출



나. SDS-PAGE

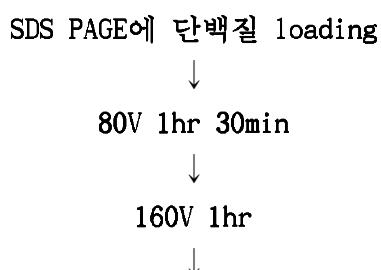
Running gel

- 30.8 : 2.7% acrylamide : bis(monomer solution)
- 4X Running Gel buffer (1.5M Tri-C1, pH 8.8)
- 10% SDS
- APS (10% Ammonium Persulfate)
- TEMED
- DDW

Stacking gel

- 30.8 : 2.7% acrylamide : bis(monomer solution)
- 4X Stacking Gel buffer (0.5M Tri-C1, pH 6.8)
- 10% SDS
- APS (10% Ammonium Persulfate)
- TEMED
- DDW

다. Western Blot



SDS PAGE를 membrane에 옮김.
 (Transfer buffer 사용, 15V 400mA 35min)
 ↓
 TBS-T buffer 에 membrane washing
 (shaking 5min)
 ↓ 2회 반복
 membrane에 TBS-T (5% skim milk) 첨가
 ↓ 1hr shaking, RT
 His-probe (First antibody) 첨가
 ↓ 4°C shaking 16hr~
 membrane washing (TBT-T shaking 5min)
 ↓ 2회 반복
 membrane에 TBS-T (5% skim milk) 첨가
 +
 goat anti-rabbit Ig G -HRP(secondary antibody)첨가
 (1 : 1000 비율)
 ↓ shaking 1hr(RT)
 TBS-T washing (shaking 5min)
 ↓ 3회 반복
 암실 현상

3. 열목어 생식선 자극 호르몬 유전자를 가진 세포주의 개발

가. screening 방법

(Selection of cells stably expressing the CHO-K1 Kozak NHis-FSH/ CHO-K1 Kozak NHis-LH)

Seeding 2×10^5 CHO-K1 cells in a $\phi 100\text{mm}$ dish

↓ 1 day

Transfection with FSH/LH by Lipofectamin method to CHO-K1 at 70% confluence

↓ 1 day

medium change(HAM'S F-12, 10% FBS, 1000ug/ml geniticing)

↓ 3 days

seeding at cell density 400 cells/dish into selective medium

↓ 9days, incubation without motion

Cell cloning by (penicillin) Cup method

↓

Harvested, re-seeded and cultured in a 24 well of
16 of growing genitican resistant colonies/FSH
10 of growing genitican resistant colonies/LH
↓ 3 days

Harvested, re-seeded and cultured in a ϕ 35mm dish
↓ 3 days

Extraction of DNA constructs by cell lysis

Detection of DNA constructs(FSH/LH) in the transfected cells by western blot analysis

나. 호르몬의 생산 및 추출

<5절. 2-가. 단백질의 Affinity 추출> 참조

다. 결과

(1) 열목어 FSH 호르몬의 SDS-PAGE 후 Western blot 분석

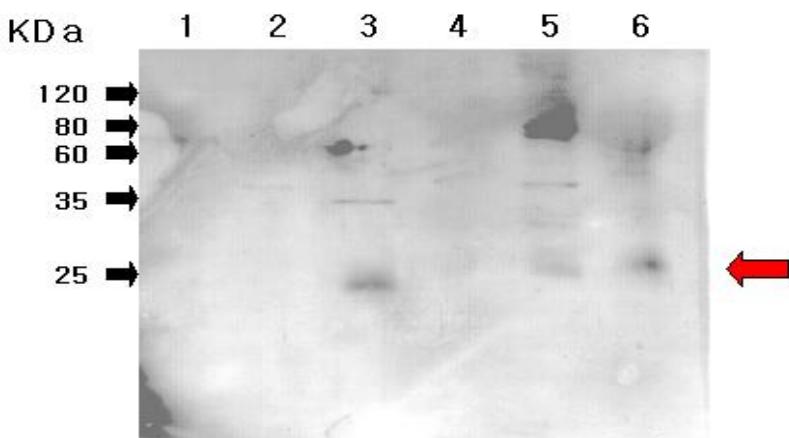


Fig. 24. Western blot on FSH production in CHO-K1 cells

Lane 1: Cell lysate at 0 hr after transfection (cell lysate); Lane 2: culture medium at 0 hrs; Lane 3: cell lysate at 24 hrs; Lane 4: culture medium at 24 hrs; Lane 5: cell lysate at 48 hrs; Lane 6: culture medium at 48 hrs.

(2) 열목어 LH 호르몬의 SDS-PAGE 분석

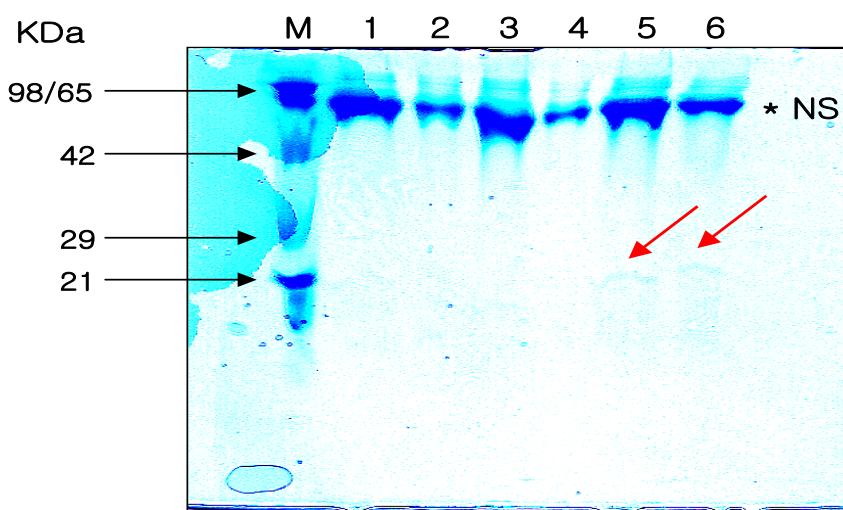


Fig. 25. A result on LH production in CHO-K1 cells by SDS-PAGE analysis

Lane 1: culture medium at 0 hr after transfection Lane 2: culture medium at 12 hrs; Lane 3: culture medium at 24 hrs; Lane 4: culture medium at 36 hrs; Lane 5: culture medium at 48 hrs; Lane 6: culture medium at 60 hrs.

4. 연어 생식선자극호르몬 수용체 유전자를 가진 세포주의 개발

가. screening 방법

(Selection of cells stably expressing the COS7-sFSHR/ COS7-LHR)

Seeding 2×10^6 COS7 cells in a $\phi 100\text{mm}$ dish

↓ 1 day

Transfection with FSHR/pcDNA3(geniticide resistant gene)(20/1) by Lipofectamin method to COS7 at 70% confluence

↓ 1 day

Passage cells at 1:50, 1:20, 1:5 into selective medium(DMEM, 10% FBS, 1000ug/ml geniticide)

↓ 6 days

Medium change (DMEM, 10% FBS, 600ug/ml geniticide)

↓ 9 days, incubation without motion

Cell cloning by (penicillin) Cup method

↓

Harvested, re-seeded and cultured in a 24 well of

21 of growing geniticide resistant colonies/FSHR

12 of growing geniticide resistant colonies/LHR

↓ 3 days

Harvested, re-seeded and cultured in a $\phi 35\text{mm}$ dish

↓ 3 days

Extraction of DNA constructs by cell lysis

Detection of DNA constructs(FSHR/LHR) in the transfected cells by PCR

나. 결과

Stable cell line 제조, 확인 (COS7-sFSHR)

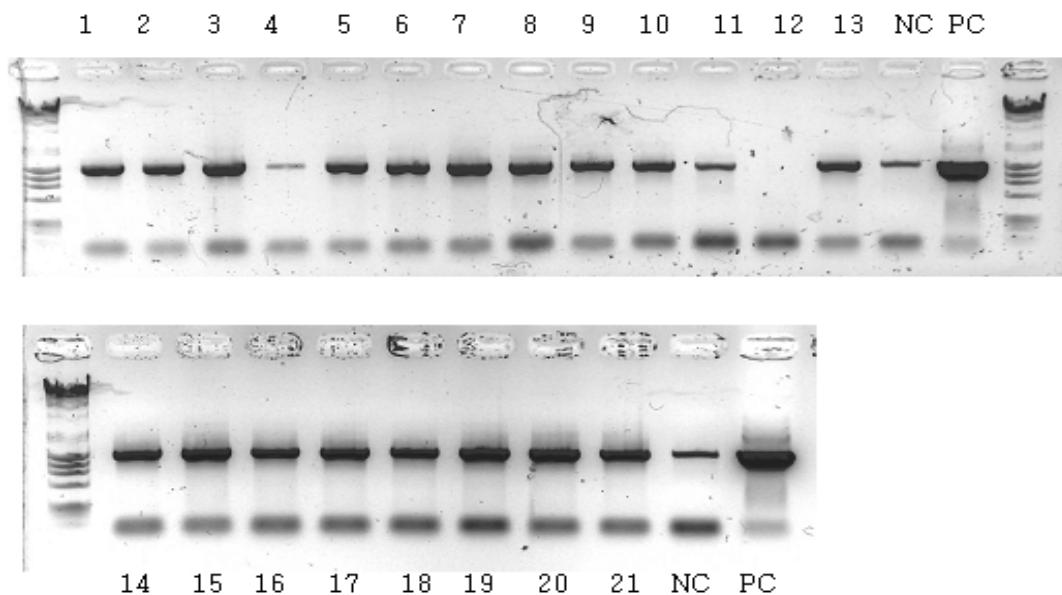


Fig. 26. PCR results to determine salmon FSH receptor expression in COS-7 cell

NC: CHO-K1-LH PC: sFSHR (2, 11, 13, 14, 15, 16, 17 cell stored)

Stable cell line 제조, 확인 (COS7-sLHR)

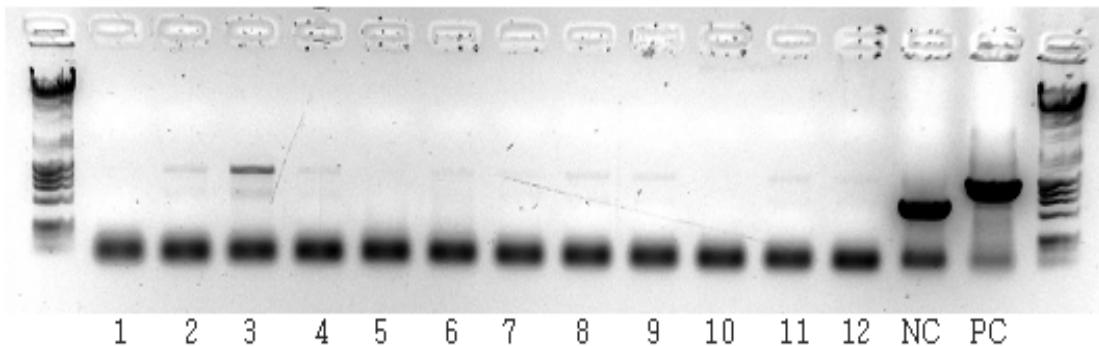


Fig. 27. PCR results to determine salmon LH receptor expression in COS-7 cell

NC: COS7-FSHR PC: sLHR (3, 6 cell stored)

5. 열목어 생식선자극호르몬 대량분비세포의 선택 및 정제

가. FSH 및 LH 발현용 Stable cell (CHO-K1) cloning

-cell culture 100Ø dish, 배지 8ml.

-DNA : mtFSH/LH 10 μ g

-transfection : Lipofectamin 15 μ l(Qiagen, Germany)

-3hr 후 배지 교환.(Ham's F-12 medium(10% Fetal bovine serum, 1X Antibiotics) + GENITICIN(1000 μ g/ml)

-2일 후 세포 수 회석.(Ham's F-12 medium(10% Fetal bovine serum, 1X Antibiotics) + GENITICIN(600 μ g/ml)

-10일 후 cell colony 형성 확인.

-cell cloning

-24well plate에 각각의 cell colony를 배양.

-60Ø dish에 배양.

-cell 저장. 배지는 회수하여 단백질이 분비되었는지 확인.

나. Suspension culture (Large culture)

(1) 사 용 : Stable Cell (Kozak NHis-NCS LH)

: SPINNER FLASKS

: 자석 교반기

: CHO-S-SFM II

: 37°C CO₂ (8%) INCUBATOR

(2) 순 서 : stable cells 해동(HAM'S F-12 100%)

: SPINNER FLASK (HAM'S F-12 100%)

: SPINNER FLASK (HAM'S F-12 50% + CHO-S-SFM II 50%)

: SPINNER FLASK (HAM'S F-12 25% + CHO-S-SFM II 75%)

: SPINNER FLASK (HAM'S F-12 12.5% + CHO-S-SFM II 87.5%)

: SPINNER FLASK (CHO-S-SFM II 100%)

(G418 : 300 μ g/ml)

(3) 1 단계 : stable cell 안정화

-부착된 상태에서 HAM's F-12 배지로 2~3차례 계대 해줌.

(4) 2 단계 : suspension culture

-spinner flask를 사용하여 부유된 상태로 세포를 배양함.

- HAM's F-12 100% + GENITICIN(300 μ g/ml)

(3 X 10⁵ cells/ml → 5X10⁵ cells/ml)

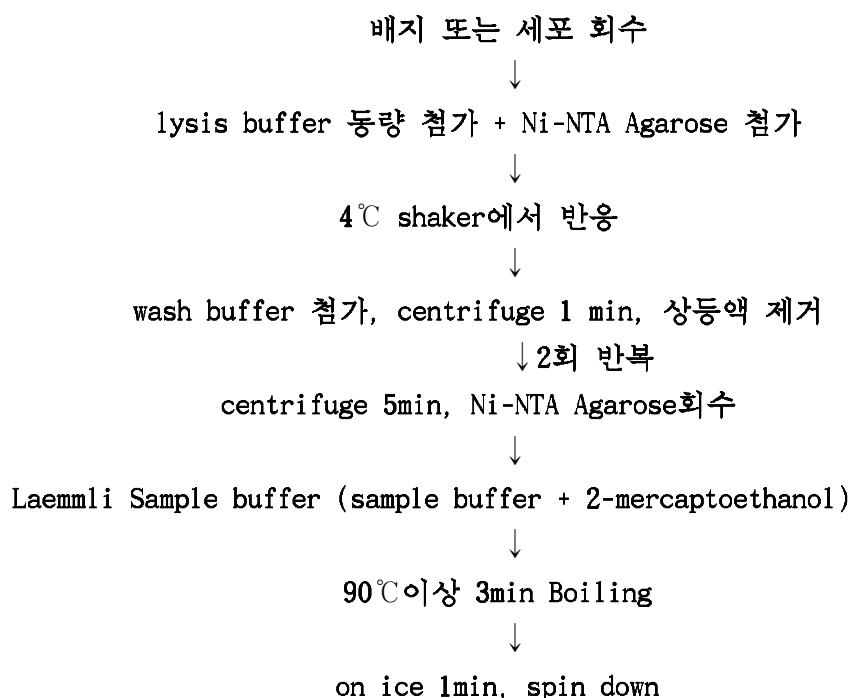
(5) 3 단계 : suspension culture

- CHO-S-SFM II 배지의 양을 늘리면서 새 배지에 적응.
- 100% CHO-S-SFM II 가 되었을 때 FBS 0.1% 부터 적응.
- FBS의 양이 0%가 될 때까지 적응.
- 3×10^5 cells/ml로 계대.
- 2일 후 3×10^6 cells/ml로 자람. 배지와 cell 회수.
- 회수한 배지에 0.2mM PMSF 처리.
- Ni-NTA agarose 를 사용하여 단백질 정제.
- Western blot을 통해 확인.



Fig. 28. Large culture system for production of recombinant FSH and LH from CHO-K1 cells using spinner flask.

(6) 단백질 확인



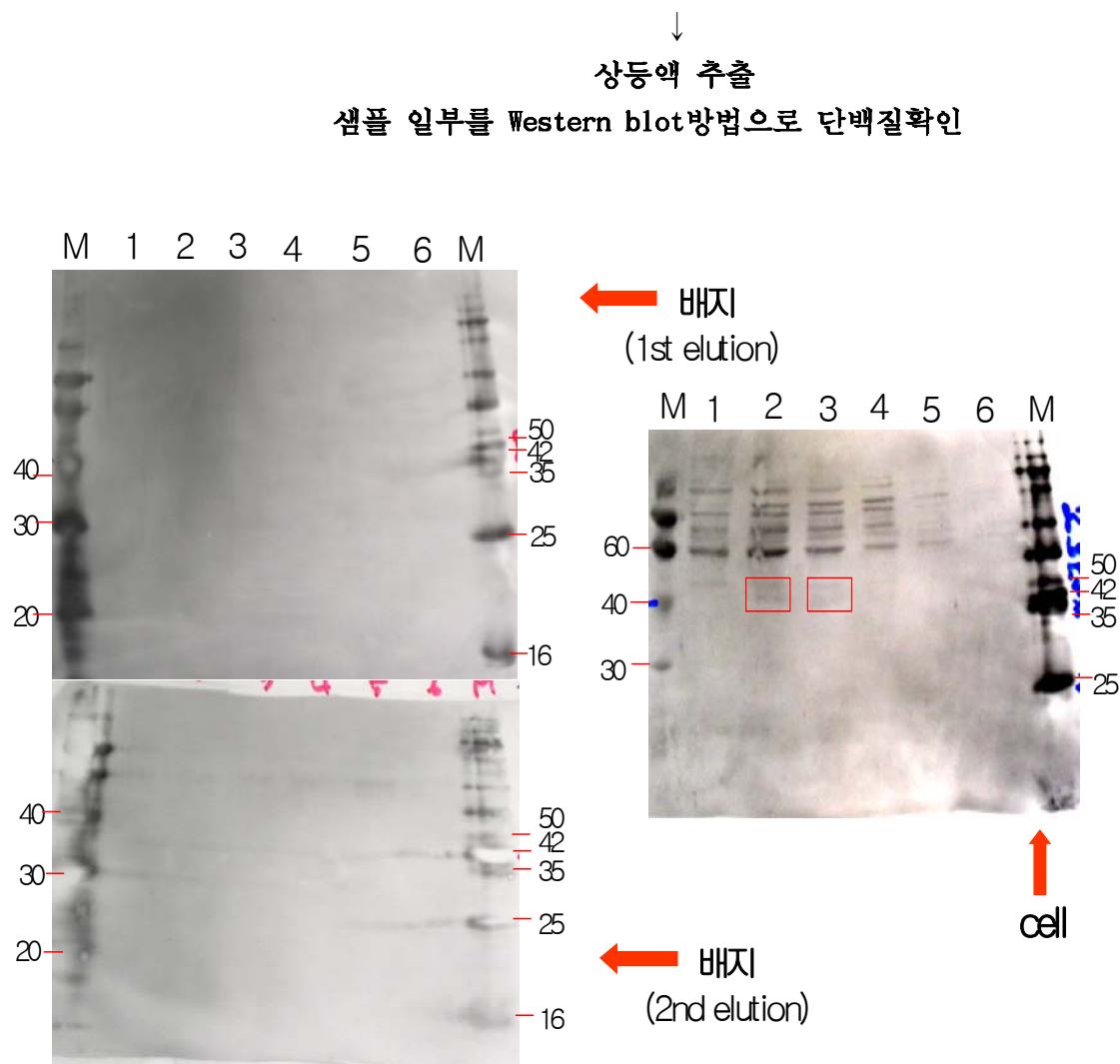


Fig. 29. Western blot analyses using His-Tag antibody on FSH and LH proteins in CHO-K1 cells
Left panel (upside) : eluted FSH fractions from CHO-S-SFM II medium (Lane 1 – 6); (downside) : eluted LH fractions from CHO-S-SFM II medium (Lane 1 – 6); Right panel : eluted LH fractions from cell lysates (Lane 1 – 6).

- 유전자재조합단백질은 세포질 내에 농축되어 있음.
CHO-K1 세포의 배양 시간을 장기간 요함.

- 라. baculovirus-silkworm larvae system을 이용한 단백질 대량 생산
- cloning된 pYNG transfer vector 대량 정제.
 - Baculovirus에 형질 전환.
 - Baculovirus를 silkworm에 감염.
 - 6일~7일 후 hemolymph를 채취.
 - Ni-NTA agarose bead 사용하여 단백질 정제.
 - Western blot 확인.

(1) 재조합단백질의 affinity 대량정제

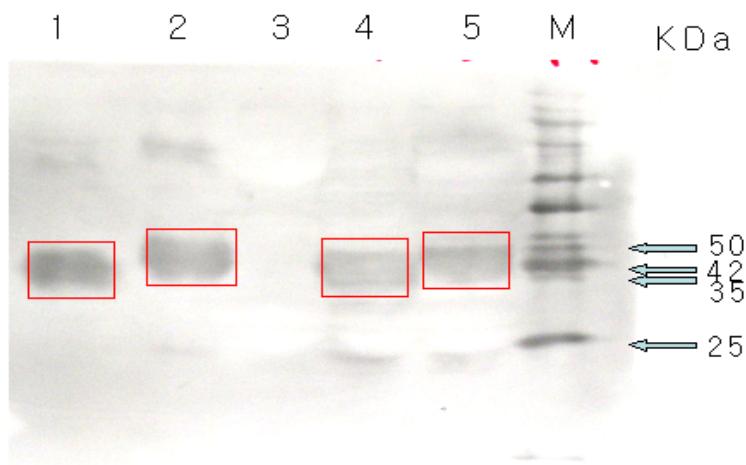
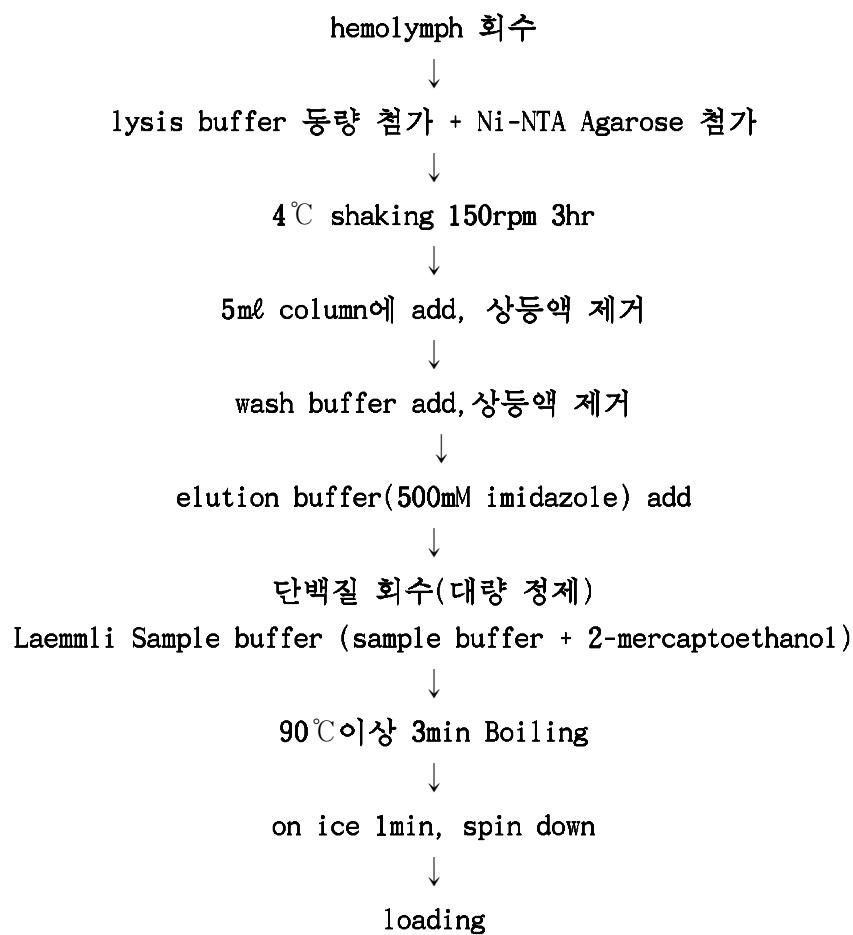


Fig. 30. Western blot analyses using HisTag antibody on FSH and LH proteins in silkworm hemolymph.

Lane 1 : purified FSH; 2 : purified LH; 3 : silkworm hemolymph; 4 : hemolymph expressing FSH; 5 : hemolymph expressing LH; M : EBM-1017 western marker

- 유전자 재조합 단백질은 hemolymph로 분비되며 각각의 단백질생산량은 0.3 - 0.6 mg으로 추정됨 (UV-spectrophotometer 측정).

마. De-N-glycosylation

(1) 실험 목적

: 당쇄 수식이 단백질의 안정성을 유지시켜주는 것으로 알려져 있기 때문에 유전자재조합단백질에 수식되어 있는 당쇄를 제거시켰을 때의 분자크기를 조사하고자 함.

(2) 실험방법

: N-glycosidaseF (PNGase F)를 사용하여 정제한 단백질의 N-glycosylation 부위를 제거 후 Western blot 실행(Kamei H et al., 2003).

(3) De-N-glycosylation

- 단백질과 동일의 denaturing buffer (0.45% SDS, 1M Tris-HCl(pH8.0), 0.1M 2-mercaptoethanol) 처리.
- 100°C heat, 3min.
- 100mU N-glycosidase F 처리.
- 37°C 15 hr incubation

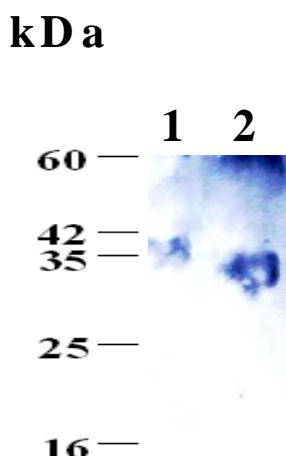


Fig. 31. Lowered molecular weight of r-mtFSH by de-N-glycosylation. Lane 1, control protein; lane 2, N-glycosidase F treated protein.

- De-N-glycosylation 처리된 FSH의 경우 35kDa의 크기에서 약 32kDa으로 크기가 작아진 것을 western blot으로 확인하였으며, 당 수식의 제거로 인한 단백질의 분자량에 차이가 생긴 것으로 판단됨.

6절. 생식선 자극 호르몬의 생물학적 활성 조사

1. *In vitro* bioassay

정제된 유전자재조합단백질의 기능을 확인하기 위하여

- 1) 단백질(호르몬)이 수용체와 결합한 후, 세포내 cAMP농도를 측정하여 세포내 신호전달이 일어났는지를 조사.
- 2) 호르몬을 직접 난모세포에 노출시켜서 난모세포의 여포세포에서 방출된 스테로이드 호르몬의 농도를 측정하여 스테로이드호르몬생합성을 유도하는지 조사.

가. 간접법 (reporter assay)

(1) 도입 세포 : COS-7 cell

(2) 도입 방법 : CaCl₂

(3) receptor : amago salmon FSH/LH-수용체 (sFSH/LH-R)

(4) reporter gene : cyclic AMP-responsive element-regulated luciferase expression plasmid (pCRE-luc)

(5) 실험 방법

24well plate에 세포 계대.

하루 배양(CO₂ incubator(5%), 37°C)

transfection	pCRE-luc (200ng/ μ l)	1.0 μ l
	β -gal (pcDNA3) (200ng/ μ l)	1.0 μ l
	sFSH/LH-R (200ng/ μ l)	1.0 μ l
	2.5M CaCl ₂	2.5 μ l
	DDW	19.5 μ l
	<u>2X BBS</u>	<u>25.0 μl</u>
	total	50.0 μ l

vortex.

spin down.

RT. 20min.

각 well에 50 μ l씩 첨가.

18hr 후 배지 교환과 함께 호르몬 처리.(10⁻¹, 1, 10 μ g/ml)

5~8hr 사이에 cell lysis.(2hr내에 측정.)

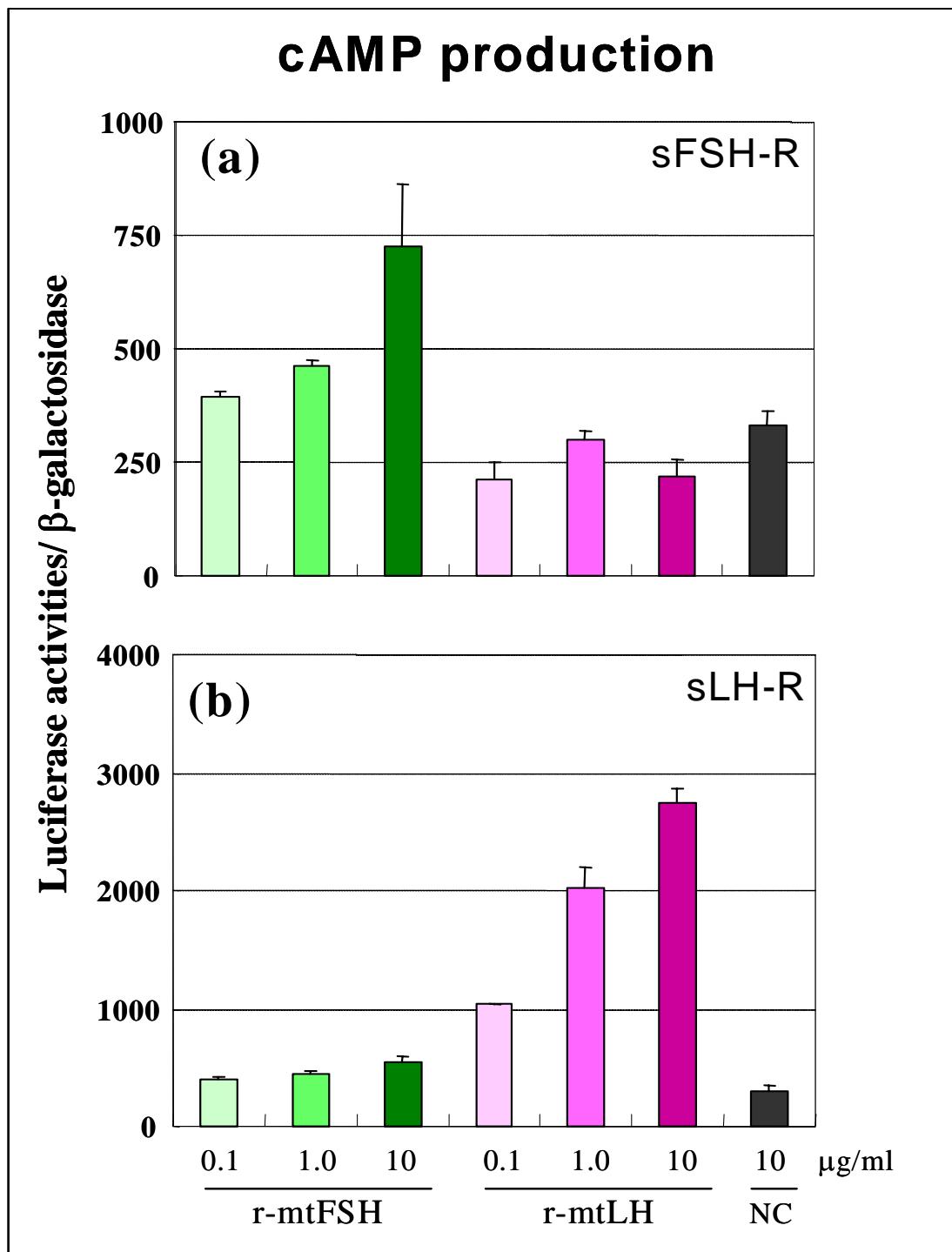


Fig. 32. Indirect measurement of r-mtFSH and r-mtLH bioactivities purified from silkworm. cAMP responsive luciferase reporter and amago salmon gonadotropin receptor constructs (FSH receptor (a); LH receptor (b)) were transiently transfected into COS-7 cells and r-mtFSH or r-mtLH was added as indicated. After 8 h, luciferase activities were measured.

나. 직접법 (Enzyme-immunoassay System, EIA)

(1) 도입 세포 : COS-7 cell

(2) 도입 방법 : CaCl₂

(3) receptor : amago salmon FSH/LH-수용체

(4) 실험 방법

24well plate에 세포 계대.

1일 배양(CO₂ incubator(5%), 37°C)

transfection	pCRE-luc (200ng/μl)	1.0 μl
	β-gal (pcDNA3) (200ng/μl)	1.0 μl
	sFSH/LH-R (200ng/μl)	1.0 μl
	2.5M CaCl ₂	2.5 μl
	DDW	20.5 μl
	<u>2X BBS</u>	<u>25.0 μl</u>
	total	50.0 μl

vortex.

spin down.

RT 20min.

각 well에 50μl씩 첨가.

18hr 후 배지 교환.

transfection 3일 후 DMEM배지 원액으로 washing.

배지 250μl 첨가

호르몬 처리.(10⁻¹, 1, 10μg/ml)

CO₂ incubator(5%), 37°C 30min.

배지 제거.

lysis reagent 1B 200μl/well

RT. shaking 10min.

sample 회수 후 cAMP 농도 측정.

(5) cAMP assay

Biotrak Enzymeimmunoassay(EIA) System(Amersham Biosciences, UK)

-96well plate에 standard 와 sample을 분주

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	B	B	400	400	S	S	S	S	S	S	S	S
B	NSB	NSB	800	800	S	S	S	S	S	S	S	S
C	0	0	1600	1600	S	S	S	S	S	S	S	S
D	12.5	12.5	3200	3200	S	S	S	S	S	S	S	S
E	25	25	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S
F	50	50	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S
G	100	100	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S
H	200	200	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S

(B : substrate blank, NSB : non-specific binding, s : sample, 0~3200 : standard)

-NSB well에 lysis reagent 1B, 2B를 각각 100 μ l씩 첨가.

-zero standard(0) well에 lysis reagent 1B 100 μ l씩 첨가.

-standard well에 각각의 standard 용액을 100 μ l씩 첨가.

-sample well에 sample 100 μ l씩 첨가.

-blank와 NSB well을 제외한 모든 well에 antiserum 100 μ l씩 첨가.

-3~5°C, shaking incubator 2시간.

-blank를 제외한 모든 well에 cAMP-peroxidase conjugate를 50 μ l씩 첨가.

-3~5°C, shaking incubator 1시간.

-well 안의 용액 모두 제거 후 wash buffer로 washing. (400 μ l씩 4회 반복.)

-TMB(enzyme substrate)를 모든 well에 150 μ l씩 첨가.

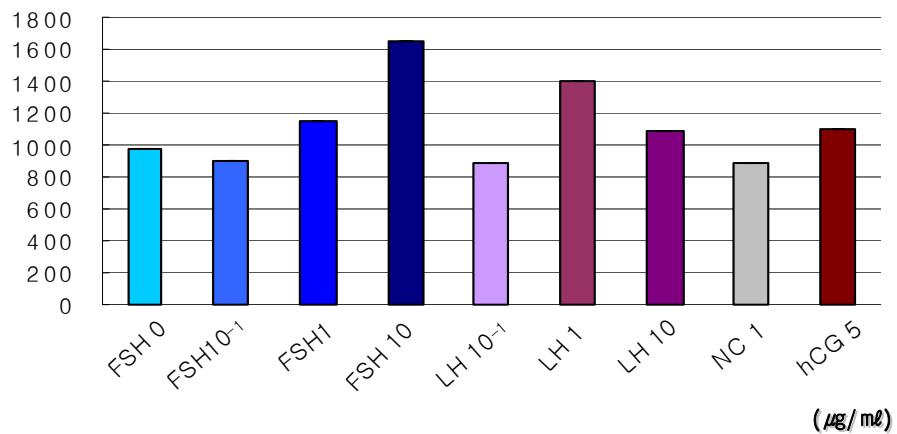
-15~30°C(RT), shaking 1시간.

-파란색으로 변한 것을 확인한 후 1M sulfuric acid를 각 well에 100 μ l씩 첨가.

-30분 내에 450nm으로 OD측정.

sFSH-R (n=3)

sFSH-R	cAMP(fmol/well)	SD	%B/B ₀
F0	977.42	0.12	46.09
F10 ⁻¹	902.14	0.26	47.6
F1	1154.92	0.08	42.53
F10	1656.00	0.14	32.48
L10 ⁻¹	887.18	0.13	47.9
L1	1399.23	0.17	37.63
L10	1090.10	0.11	43.83
NC	893.16	0.07	47.78
HCG	1103.57	0.16	43.56



sLH-R (n=3)

sLH-R	cAMP (fmol/well)	SD	%B/B ₀
L0	1195.81	0.02	41.71
F10 ⁻¹	1287.55	0.09	39.87
F1	1262.62	0.16	40.37
F10	1258.13	0.17	40.46
L10 ⁻¹	1617.11	0.06	33.26
L1	2423.83	0.05	17.08
L10	2794.79	0.01	9.64
NC	1278.07	0.12	40.06
HCG	1949.67	0.05	26.59

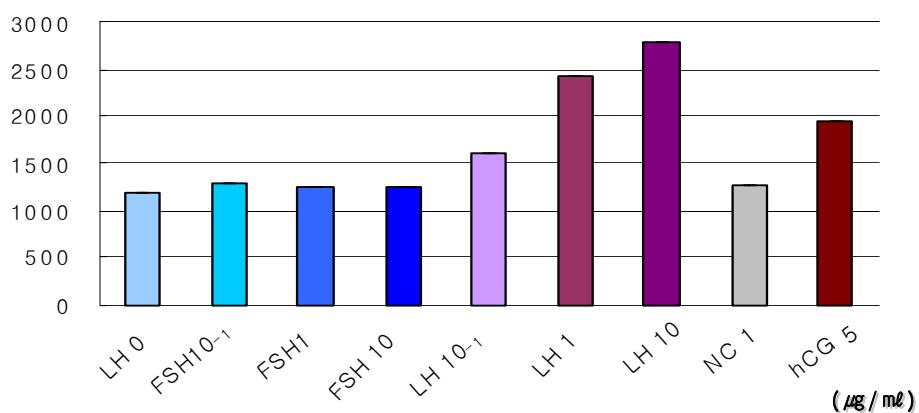


Fig. 33. Direct measurement of cAMP concentrations by r-mtFSH and r-mtLH treatments in COS-7 cells.

아래 Fig. 33에서는 세포내의 cAMP 농도를 직접 측정한 결과 역시 Fig. 32에서 보이는 간접적인 리포터어세이 방법과 유사하였음 (Fig. 33).

다. 스테로이드호르몬 측정법 (Radio-immunoassay System, RIA)

- 무지개송어 4년생 암컷 해부 (무게 5.6 kg; 생식소 중량지수, 17.9%)
- 난모세포를 Hank's buffer 세척
- 성숙난모세포의 배양



- FSH 및 LH의 투여 (농도: 13-1300 ng/ml)
- 1일간 배양 후 배지로 방출된 스테로이드호르몬의 측정

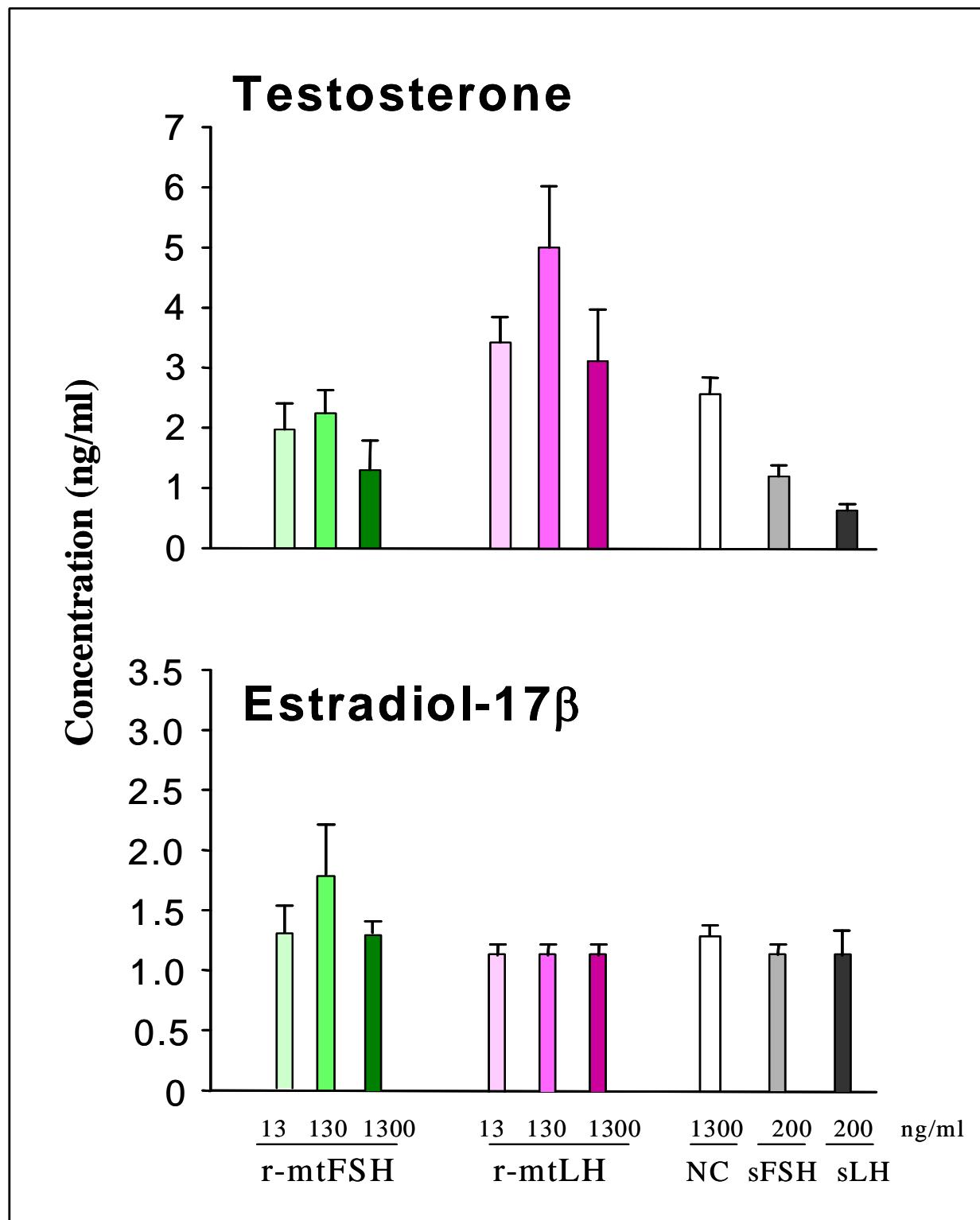


Fig. 34. Bioactivities of r-mtFSH and r-mtLH on steroid hormone synthesis in mature rainbow trout oocytes *in vitro*.

2. *In vivo* bioassay

가. 실험 재료 : 성숙초기의 무지개송어 (평균체중 200 g) 20마리

나. Procedure

- 무지개 송어 무 작위적으로 분리 수용 후 수조에 적응.
- 대조군 혈액 채취(0hr), 호르몬 복강 내 주사.
- 3개 그룹의 개체들의 혈액 채취 (18, 24, 72hr). 조직 해부, 조직 고정 (Bouin's액).

다. 실험 내용

- 주사 전 실험군 : 5마리
- 그룹 1 대조군 : 5마리(PBS/BSA/silkworm hemolymph)
- 그룹 2 mtFSH투여군 : 5마리($20\mu\text{g}/200\text{g BW}$ (PBS/BSA))
- 그룹 3 mtLH투여군 : 5마리($20\mu\text{g}/200\text{g BW}$ (PBS/BSA))

라. 채취한 혈장으로부터 스테로이드 호르몬의 측정.

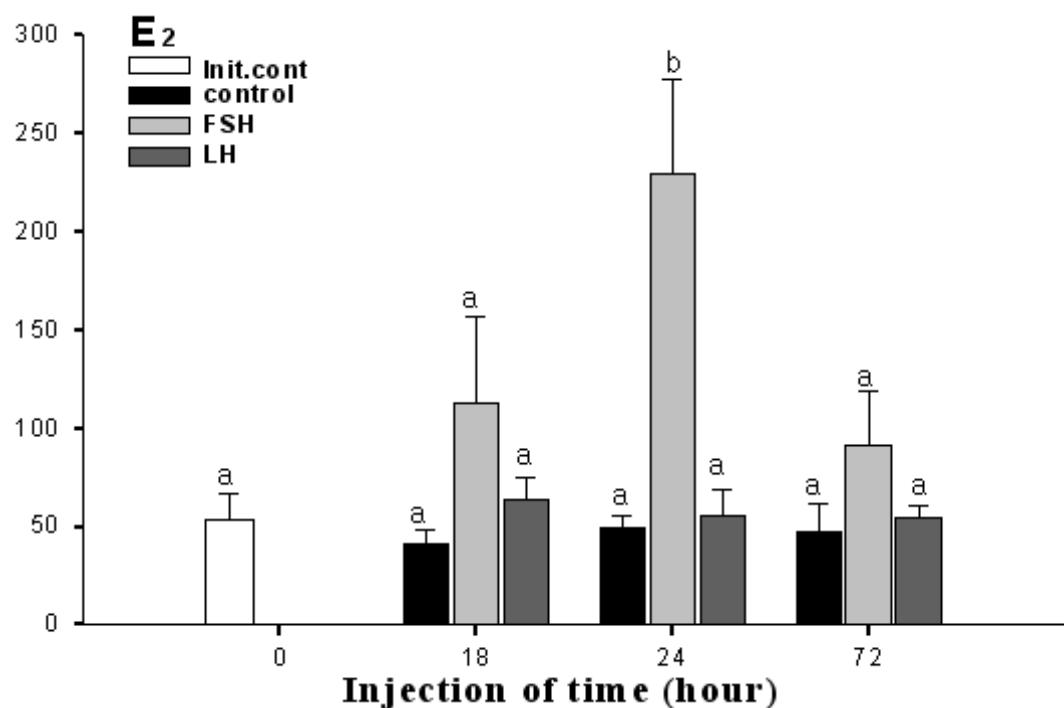
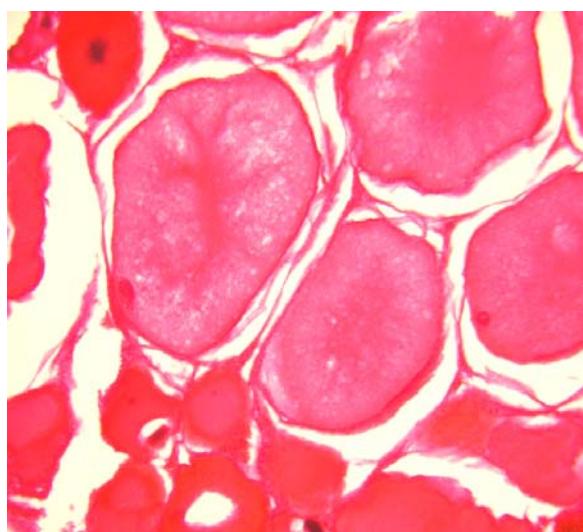


Fig. 35.measurement of steroid hormone in plasma.(RIA)

마. 난모세포의 조직학적 관찰

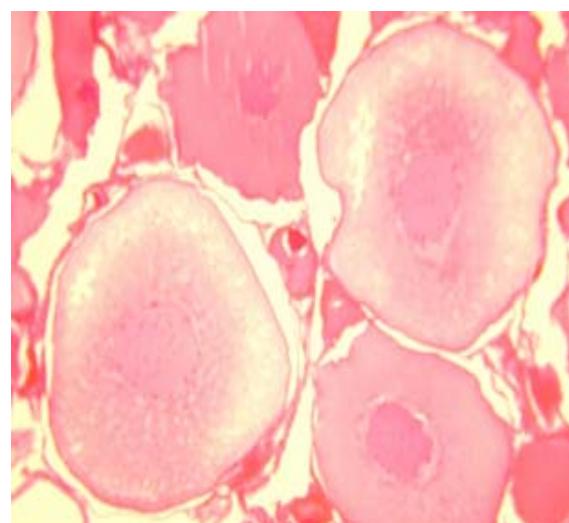
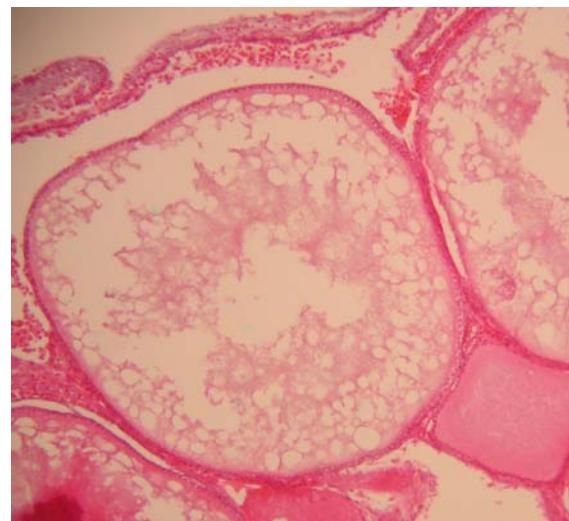
- 정제된 유전자재조합단백질의 생체 내 기능을 확인하고 궁극적으로 열복어의 번식 제어에 필요한 기본적인 데이터를 확보하기 위하여 열복어와 같은 연어과어류인 성숙초기의 무지개송어 (평균체중 200 g) 20마리에 유전자재조합 FSH, LH를 복강 내 주사하여 3일 후 생식소의 발달정도를 조직학적으로 관찰하였다.
- 보우인액고정 ⇒ 헤마톡실린/에오진 염색법 ⇒ 검경

(A) Hemolymph-injected control fish



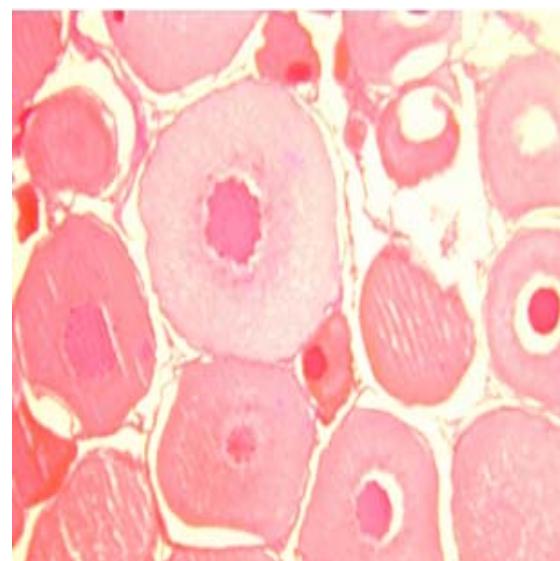
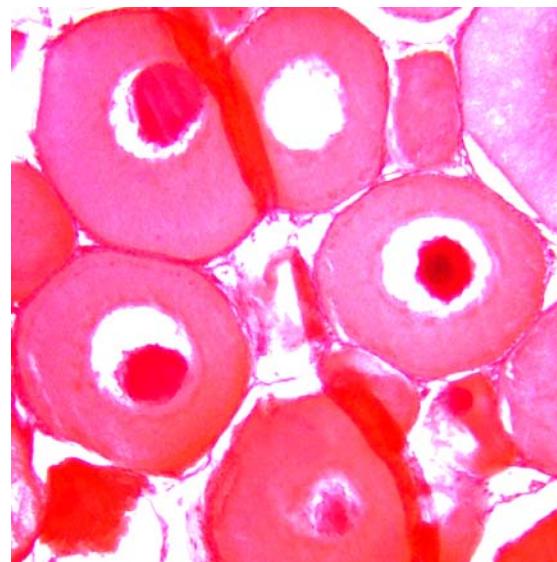
250 μ m(X 100)

(B) mtFSH injected fish



250 μ m(X 100)

(C) mtLH injected fish



250 μ m(X 100)

Fig. 36. Hematoxyline-eosin staining of ovary in sexually early recrudescent rainbow trout.
(A) Hemolymph-injected control fish, (B) FSH-injected fish, (C) LH-injected fish. $\times 100$.

- 열복어와 같은 연어과어류인 성숙초기의 무지개송어 (평균체중 200 g)의 복강에 유전자재 조합 FSH 또는 LH를 1회 20 μ g 주사한 실험결과
1) 대조군에 비하여 FSH를 주사한 무지개송어의 난모세포가 현저히 발달됨.
2) 난황의 흡수가 증가하여 세포질 내에 난황이 축적된 과립구의 형성이 촉진됨.
3) 난황형성기의 증기에 도달한 난모세포가 다수 출현함.

제 4 장 연구 개발 목표 달성도 및 대외 기여도

1절. 목표 달성도

1. 열목어의 생식선 자극 호르몬 2종류 (FSH, LH)의 유전자 재조합을 완료하였고, 생체 지속성을 증가시킬 수 있는 당 수식 부위가 삽입된 도입체 구성을 완성함.
2. 유전자 재조합 단백질을 외부 세포에서 대량 생산하고 추출 및 정제하는 방법을 확립하였음.
3. 생물학적 활성을 시험관 및 생체 내 실험을 통하여 확인하였으며, 생산된 FSH 및 LH 호르몬은 각각의 수용체 특이적인 반응이 나타났음.
4. 학술회의 (국제, 국내 포함) 발표: 3년간 10건
 - 가. 열목어(*Brachymystax lenok*)의 생식선 자극 호르몬 대량 생산을 위한 기초 연구.(2003년도 수산 관련 학회 공동 학술 대회, 2003-05-16)
 - 나. Molecular cloning of Gonadotropin Subunit cDNAs in the Manchurian Trout(*Brachymystax lenok*). (7th International Symposium on Reproductive Physiology of Fish, 2003-05-19)
 - 다. 열목어 생식선 자극 호르몬의 cDNA cloning 및 CHO세포를 이용한 발현검토. (2003년 한국양식학회 추계 학술 발표 대회, 2003-10-24)
 - 라. Biotechnological rescue for an endangered fish species. (Korea conference on onnovative science and technology, 2003-11-13)
 - 마. A rescue strategy for endangered fish species. (2003년 생명과학 국제 심포지움, 2003-12-05)
 - 바. Recombinant manchurian trout *Brachymystax lenok tsinlingensis* FSH, LH and TSH production in small scale system using CHO cells. (Aquaculture, 2004-03-03)
 - 사. 포유동물 유래의 세포를 이용한 열목어 유전자 재조합형 생식선 자극 호르몬(LH)의 생산. (2004년도 수산 관련 학회 공동 학술 대회, 2004-05-14)
 - 아. Nucleotide sequence and production of Manchurian trout (*Brachymystax lenok*) luteinizing hormone. (5th International Symposium on Fish Endocrinology, 2004-09-06)
 - 자. 유전자 재조합형 어류 생식선 자극 호르몬의 생산과 활성. (2005년 한국양식학회 춘계 학술 발표 대회, 2005-05-20)
 - 차. Production of recombinant Manchurian trout gonadotropins. (15th International Congress of Comparative Endocrinology, 2005-05-25)
5. 국제 학회지 논문 발표: 3년간 SCI 2편, SCI 1편 준비 중
 - 가. Gonadotropin in the Manchurian trout, *Brachymystax lenok tsinlingesis*. (Fish Physiol. Biochem., 28, 89-90. 2003)
 - 나. Expression of gonadotropin genes in the Manchurian trout *Brachymystax lenok* and production of recombinant gonadotropins. (Fisheries Science, 71, 1191-1199. 2005. in press)
 - 다. Biological activities of recombinant Manchurian trout gonadotropins. (in preparation)

2절. 기대 효과

1. 경제적 측면 (성과의 산업계 이전 및 산업화를 통한 기대효과 등)

- 가. 수산물의 납획으로 인한 멸종 위기에 있는 해양 생물의 번식을 보존 유지 개발함으로서 국내 수산업에 큰 이익을 가져다 줄 것임.
- 나. 향후 발생되어지는 새로운 유전학적인 기초 지식을 축적할 수 있음.

2. 학술적 측면 (성과의 타 산업 및 학문에 미치는 효과 등)

- 가. 수산 생물의 유전학적인 연구 능력과 분석력이 증진됨.
- 나. 자연 자원 조성을 위한 과학적이고 합리적인 방법 개발.
- 다. 어종 고유의 호르몬과 동일한 물질을 대량 확보 가능.
- 라. 적절한 번식 시기에 투여하는 인공 번식 방법의 이용 가능.

제 5 장 연구 개발 결과의 활용 계획

1. 열목어의 친어 관리/종묘 생산에 유용하게 사용될 수 있는 유전자조합 단백질의 혈액 내 잔존성을 방사면역측정법으로 조사할 예정임.
2. 연어과 어류의 성숙 개체에서 난모 세포 발달을 촉진시키는 호르몬의 영향을 생체 내 실험으로 확인할 계획임.
3. 정원세포 및 정소의 생식 세포 발달에 미치는 호르몬의 영향을 시험관 및 생체 내 실험을 통하여 조사할 필요성이 있음.
4. 연어과 이외의 다른 어종 (잉어과 어류, 뱀장어 등)에서 호르몬의 생물학적 활성을 조사하여 타어 종의 종묘 생산에 활용될 수 있는지 조사할 계획임.

제 6 장 참고문헌

Amoresano A, Siciliano R, Orru S, Napoleoni R, Altarocca V, De Luca E, Sirna A, Pucci P. Structural characterisation of human recombinant glycohormones follitropin, lutropin and choriogonadotropin expressed in Chinese hamster ovary cells. Eur J Biochem. 1996; 15;242(3):608-18.

Blaise O, Szkudlinski M, Hassin S, Stubblefield J, Weintraub B, Zohar Y. Production of recombinant striped bass (*Morone saxatilis*) gonadotropins in chinese hamster ovarian (CHO) cell expression system. Proc 6th Intl Symp Reproduct Physiol Fish. 2000; p482.

Blazquez, M., Bosma, P.T., Fraser, E. J., Van Look, K.J.W., Trudeau, V.L., Fish as models for the neuroendocrine regulation of reproduction and growth. Comp. Biochem. Physiol. Part C 119, 1998, 345-364.

Chang YS, Huang CJ, Huang FL, Lo TB. Primary structures of carp gonadotropin subunits deduced from cDNA nucleotide sequences. Int J Pept Protein Res. 1988 Dec;32(6):556-64.

Elizur A, Zmora N, Rosenfeld H, Meiri I, Hassin S, Gordin H, Zohar Y. Gonadotropins beta-GtHII and beta-GtHIII from the gilthead seabream, *Sparus aurata*. Gen Comp Endocrinol. 1996 Apr;102(1):39-46.

Garcia-Hernandez MP, Koide Y, Diaz MV, Kawauchi H. Isolation and characterization of two distinct gonadotropins from the pituitary gland of Mediterranean yellowtail, *Seriola dumerilii* (Risso, 1810). Gen Comp Endocrinol. 1997 Jun;106(3):389-99.

Gen K, Maruyama O, Kato T, Tomizawa K, Wakabayashi K, Kato Y. Molecular cloning of cDNAs encoding two types of gonadotrophin alpha subunit from the masu salmon, *Oncorhynchus masou*: construction of specific oligonucleotides for the alpha 1 and alpha 2 subunits. J Mol Endocrinol. 1993 Dec;11(3):265-73.

Gur G, Rosenfeld H, Melamed P, Meiri I, Elizur A, Yaron Z. Tilapia glycoprotein hormone alpha subunit: cDNA cloning and hypothalamic regulation. Mol Cell Endocrinol. 2001 Aug 20;182(1):49-60.

Habibi H and Huggard D. Control of gonadotropin production in fish. In: S. Kawashima and S. Kikuyama, Editors, *Advances in Comparative Endocrinology*, Moduzzi Editore, Bologna, 1997, pp. 829–834.

Hamada K, Tamaki K, Sasado T, Watai Y, Kani S, Wakamatsu Y, Ozato K, Kinoshita M, Kohno R, Takagi S, Kimura M. Usefulness of the medaka beta-actin promoter investigated using a mutant GFP reporter gene in transgenic medaka (*Oryzias latipes*). Mol Mar Biol Biotechnol. 1998 Sep;7(3):173–80.

Hassin S, Elizur A, Zohar Y. Molecular cloning and sequence analysis of striped bass (*Morone saxatilis*) gonadotrophin-I and -II subunits. J Mol Endocrinol. 1995 Aug;15(1):23–35.

Imperiale, B. and O'Connor, S.E. Effect of N-linked glycosylation on glycopeptide and glycoprotein structure. Curr. Opin. Chem.Biol., 1999, 3: 643–649.

Itoh H, Suzuki K, Kawauchi H. The complete amino acid sequences of beta-subunits of two distinct chum salmon GTHs. Gen Comp Endocrinol. 1988 Sep;71(3):438–51.

Itoh H, Suzuki K, Kawauchi H. The complete amino acid sequences of alpha subunits of chum salmon gonadotropins. Gen Comp Endocrinol. 1990 Apr;78(1):56–65.

Jackson K, Goldberg D, Ofir M, Abraham M, Degani G. Blue gourami (*Trichogaster trichopterus*) gonadotropic beta subunits (I and II) cDNA sequences and expression during oogenesis. J Mol Endocrinol. 1999 Oct;23(2):177–87.

Kajimura S, Yoshiura Y, Suzuki M, Aida K. cDNA cloning of two gonadotropin beta subunits (GTH-Ibeta and -IIBeta) and their expression profiles during gametogenesis in the Japanese

Kasuto H. et al. Production of biologically active tethered tilapia LH β a by the methylotrophic yeast *Pichia pastoris*. Gen Comp Endocrinol. 2005, 140: 244–254.

Kato Y, Gen K, Maruyama O, Tomizawa K, Kato T. Molecular cloning of cDNAs encoding two gonadotrophin beta subunits (GTH-I beta and -II beta) from the masu salmon, *Oncorhynchus masou*: rapid divergence of the GTH-I beta gene. J Mol Endocrinol. 1993 Dec;11(3):275–82.

Kamei H, Ohira T, Yoshiura Y, Uchida N, Nagasawa H, Aida K. Expression of a biologically active recombinant follicle stimulating hormone of Japanese Eel *Anguilla japonica* using methylotrophic yeast, *Pichia pastoris*. Gen Comp Endocrinol. 2003 Dec;134(3):244-54.

Klein, J., Lobel, L., Pollak S., Ferin M., Xiao E., Sauer M.V. and Lustbader J.W., Pharmacokinetics and pharmacodynamics of single-chain recombinant human follicle-stimulating hormone containing the human chorionic gonadotropin carboxyterminal peptide in the rhesus monkey. Fertility and Sterility, 2002, 77: 1248-1255.

Klein, J., Lobel, L., Pollak S., Lustbader B., Ogden R.T., Sauer M.V. and Lustbader J.W., Development and characterization of a long-acting recombinant hFSH agonist. Human Reproduction, 2003, 18: 50-56.

Kobayashi M, Kato Y, Yoshiura Y, Aida K. Molecular cloning of cDNA encoding two types of pituitary gonadotropin alpha subunit from the goldfish, *Carassius auratus*. Gen Comp Endocrinol. 1997 Mar;105(3):372-8.

Meiri I, Zmora N, Elizur A. Functional expression of recombinant seabream FSH and LH in baculovirus infected insect cells. Proc 6th Intl Symp Reproduct Physiol Fish. 2000; p488.

Melamed P, Gur G, Rosenfeld H, Elizur A and Yaron Z. The mRNA levels of GTH I β , GTH II β and GH in relation to testicular development and testosterone treatment in pituitary cells of male tilapia. *Fish Physiol. Biochem.* 1997, 17, 93-98.

Min KS, Hattori N, Aikawa J, Shiota K, Ogawa T. Site-directed mutagenesis of recombinant equine chorionic gonadotropin/luteinizing hormone: differential role of oligosaccharides in luteinizing hormone- and follicle-stimulating hormone-like activities. Endocr J. 1996, 43(5):585-93.

Min KS. Biosynthesis of a biological active single chain equine chorionic gonadotropin. Korean journal of Life Science, 2001, 11(2), 103-107.

Mountford PS, Brandon MR, Adams TE. Expression and characterization of biologically active ovine FSH from mammalian cell lines. J Mol Endocrinol 1994, 12(1):71-83.

Muyan M, Boime I., The carboxyl-terminal region is a determinant for the intracellular behavior of the chorionic gonadotropin beta subunit: effects on the processing of the Asn-linked oligosaccharides. Mol Endocrinol. 1998, 12(5):766-72.

Nagae M, Todo T, Gen K, Kato Y, Young G, Adachi S, Yamauchi K. Molecular cloning of the cDNAs encoding pituitary glycoprotein hormone alpha- and gonadotropin II beta-subunits of the Japanese eel, *Anguilla japonica*, and increase in their mRNAs during ovarian development induced by injection of chum salmon pituitary homogenate. J Mol Endocrinol. 1996 Apr;16(2):171-81.

Okada T, Kawazoe I, Kimura S, Sasamoto Y, Aida K, Kawauchi H. Purification and characterization of gonadotropin I and II from pituitary glands of tuna (*Thunnus obesus*). Int J Pept Protein Res. 1994 Jan;43(1):69-80.

Olijve W, de Boer W, Mulders JW, van Wezenbeek PM. Molecular biology and biochemistry of human recombinant follicle stimulating hormone (Puregon). Mol Hum Reprod 1996, 2(5):371-82.

Pierce JG, Parsons TF. Glycoprotein hormones: structure and function. Annu Rev Biochem. 1981;50:465-95.

Planas JV, Swanson P. Maturation-associated changes in the response of the salmon testis to the steroidogenic actions of gonadotropins (GTH I and GTH II) in vitro. Biol Reprod. 1995 Mar;52(3):697-704.

Planas JV, Athos J, Goetz FW, Swanson P. Regulation of ovarian steroidogenesis in vitro by follicle-stimulating hormone and luteinizing hormone during sexual maturation in salmonid fish. Biol Reprod. 2000 May;62(5):1262-9.

Querat B, Moumni M, Jutisz M, Fontaine YA, Counis R. Molecular cloning and sequence analysis of the cDNA for the putative beta subunit of the type-II gonadotrophin from the European eel. J Mol Endocrinol. 1990 Jun;4(3):257-64.

Querat B., Structural relationships between fish and tetrapod gonadotropin. In: Goetz F.W., Thomas P. (Eds.), Proc. 5th Int. Symp. Reproductive Physiology of Fish FishSymp 95, University of Texas, Austin, TX, 1995. pp. 7-9.

Richard F, Robert P, Remy JJ, Martinat N, Bidart JM, Salesse R, Combarious Y. High-level secretion of biologically active recombinant porcine follicle-stimulating hormone by the methylotrophic yeast *Pichia pastoris*. Biochem Biophys Res Commun. 1998, 28;245(3):847-52.

Suzuki K, Kawauchi H, Nagahama Y. Isolation and characterization of two distinct gonadotropins from chum salmon pituitary glands. Gen Comp Endocrinol. 1988 Aug;71(2):292-301.

Swanson P, Suzuki K, Kawauchi H, Dickhoff WW. Isolation and characterization of two coho salmon gonadotropins, GTH I and GTH II. Biol Reprod. 1991 Jan;44(1):29-38.

Swanson P., Dittman A., Pituitary gonadotropin and their receptors in fish. In: Kawashima S., Kikuyama S. (Eds.), Advance in Comparative Endocrinology XIII International Congress of Comparative Endocrinology, Yokohama, Japan, 1997. pp. 841-846.

Trinh KY, Wang NC, Hew CL, Crim LW. Molecular cloning and sequencing of salmon gonadotropin beta subunit. Eur J Biochem. 1986 Sep 15;159(3):619-24.

Tyler CR, Sumpter JP, Kawauchi H, Swanson P. Involvement of gonadotropin in the uptake of vitellogenin into vitellogenic oocytes of the rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss*. Gen Comp Endocrinol. 1991 Nov;84(2):291-9.

Yaron Z, Gur G, Melamed P, Rosenfeld H, Levavi-Sivan B, Elizur A. Regulation of gonadotropin subunit genes in tilapia. Comp Biochem Physiol B Biochem Mol Biol. 2001 Jun;129(2-3):489-502.

Yoshiura Y, Kobayashi M, Kato Y, Aida K. Molecular cloning of the cDNAs encoding two gonadotropin beta subunits (GTH-Ibeta and -II beta) from the goldfish, *Carassius auratus*. Gen Comp Endocrinol. 1997 Mar;105(3):379-89.

Yoshiura Y, Suetake H, Aida K. Duality of gonadotropin in a primitive teleost, Japanese eel (*Anguilla japonica*). Gen Comp Endocrinol. 1999 Apr;114(1):121-31.