

# 牛乳に含まれるアディポサイトカインの定量と機能探索

三重大大学院生物資源学研究科：青木 直人

## 【研究の背景および目的】

乳汁には新生児の成長に必要な様々な栄養素、生理活性物質が含まれている。とりわけ興味深いのは、主として脂肪細胞が合成・分泌するレプチン(Casabiell, Pineiro et al. 1997<sup>5)</sup>; Houseknecht, McGuire et al. 1997<sup>6)</sup>; Aoki, Kawamura et al. 1999)<sup>2)</sup>、アディポネクチン(Bronsky, Karpisek et al. 2006<sup>4)</sup>; Martin, Woo et al. 2006)<sup>9)</sup>、レジスチン(Ilcol, Hizli et al. 2008)<sup>7)</sup>などいわゆるアディポサイトカインと総称される一群のタンパク質がヒトやマウスの乳汁に存在することが報告され、腸管への作用を介してエネルギー代謝を制御する可能性が想定されている。牛乳中にもレプチンの存在が示唆されているが、定量法の不備から結論には至っていない(Lage, Baldelli et al. 2002<sup>8)</sup>; O'Connor, Funanage et al. 2003<sup>10)</sup>)。哺乳動物に特有な乳腺機能は種間で高度に保存されていることを鑑みると、牛乳中にもこれら一連のアディポサイトカインが存在する可能性は高いと考えられる。またヒト、マウスおよびウシ由来のレプチン、アディポネクチン、レジスチンではそれぞれ種間で80%以上の相同性があり、高次構造形成に必要なシステイン残基もほぼ完全に保存されている。さらに、ヒト消化管上皮におけるアディポサイトカインに対する特異受容体の発現も確認されているので(Yoneda, Tomimoto et al. 2008)<sup>12)</sup>、牛乳を介して摂取されたこれらアディポサイトカインがヒトに対しても作用する可能性も十分考えられる。

そこで本研究では、牛乳中に存在するアディポサイトカインを免疫化学的に同定・定量することを第一の目的とする。さらに、これらアディポサイトカインの腸管内での安定性を検討し、ヒト腸上皮培養細胞を用いてウシアディポサイトカインのヒト腸管における作用、機能発現の可能性を探る。

## 1. ウシ・アディポサイトカインcDNAのクローニング

### 【材料および方法】

ウシ乳腺cDNAライブラリーは以前に調製したものを利用した(Aoki, Kishi et al. 1995)<sup>3)</sup>。ウシ脂肪組織は地方の畜殺場より入手した。RNAの抽出は一般的なAGPC法により、Trizol試薬を用いて行った。cDNAの合成はトランスクリプターファーストストランドcDNA合成キットを用いて行った。目的遺伝子の増幅にはExTaq DNA polymeraseあるいはPyrobest DNA polymeraseを用いた。ウシ・アディポネクチン (GenBank Accession No. NM\_174742)、ウシ・レプチン (GenBank Accession No. NM\_173928)、ウシ・レジスチン (GenBank Accession No. BC148022) cDNAの増幅には表1に示した特異プライマーを用いた。増幅産物はアガロースゲル電気泳動により分画後、QIAEX II Gel Extraction Kitを用いて抽出後、pGEM-T-Easy vectorにTAクローニングした。塩基配列はBigDye® Terminators v1.1 Cycle Sequencing KitあるいはBigDye® Terminators v3.1 Cycle Sequencing KitおよびABI PRISM® 3100 Genetic Analyzerを用いて決定した。

### 【結果および考察】

#### ・ ウシ乳腺cDNAライブラリーを鋳型としたPCRによるcDNAクローニング

マウスのレプチンは脂肪細胞以外にも乳腺組織で発現することが報告されているので(Aoki, Kawamura et al. 1999)<sup>2)</sup>、まず最初にウシ乳腺cDNAライブラリーを鋳型として増幅を試みた。しかしながら、予想に反してウシ乳腺cDNAライブラリーを鋳型としたPCRではレプチンを含む目的とするウシアディポサイトカインcDNAの増幅は全く認められなかった(図1)。カゼインや乳脂肪球皮膜関連遺伝子のcDNAは問題なく増幅されているので(Aoki, Kishi et al. 1995)<sup>3)</sup>、cDNAライブラリーのクオリティには問題ないと思われるが、ひとまずこの試みは中断し、本来アディポサイトカインが発現していると考えられる脂肪組織由来RNAを用いたRT-PCRを試みた。

#### ・ ウシ脂肪組織RNAを鋳型としたRT-PCRによるcDNAクローニング

ウシ脂肪組織から抽出したRNAの一部をアガロースゲル電気泳動で確認したところ、28S, 18SリボゾーマルRNAを含む典型的な泳動パターンが得られたので(図2)、抽出したRNAのクオリティは問題ないと判断し、oligo-dTプライマーを用いてcDNAを合成した。上記表1に示したプライマーセットを用いてPCRを実施したところ、図3に示すように幾つかのマイナーバンドも増幅されたものの、予想されるサイズの主要バンドがそれぞれ1本ずつ確認された。それぞれゲルから抽出し、pGEM-T-Easyベクターにクローニングして塩基配列を確認したところ、データベースにある配列と完全に一致した(図4-6)。以上のようにRT-PCRによりウシ・アディポネクチン、レプチン、レジスチンのcDNAのクローニングに成功した。

## 2. ウシ・アディポサイトカインの哺乳動物細胞による発現と分泌

### 【材料および方法】

哺乳動物発現ベクターとしてpEF1/Myc-His Aを用いた。C末端にMycタグおよびヒスチジンタグを読み枠を合わせて融合させるために、表2に示すような5'末端にEcoRI認識配列を、3'末端にXbaI認識配列をそれぞれもつプライマーを新たに合成し、上記1でクローニングされたそれぞれのウシ・アディポサイトカインcDNAを鋳型としてPCRを実施した。増幅したバンドを上記の様に抽出、クローニングした後、塩基配列を確認した。配列が確認されたプラスミドよりEcoRIおよびXbaIを用いて消化し、切り出された目的のバンドを抽出後、同制限酵素により予め開裂されたpEF1/Myc-His Aベクターにサブクローニングした。インサートを含むプラスミドをGenopure Plasmid Midi Kitを用いて精製した。

NIH-3T3細胞は10%ウシ胎児血清、ペニシリン/ストレプトマイシンを含むDMEM培地により培養した。トランスフェクションにはFuGENE HDを用いた。試薬に添付されているプロトコールに従って上記で精製したプラスミドとFuGENE HD試薬を混合し、培養下の $2 \times 10^5$ 細胞/35mm dishに添加し、72時間培養した。培養培地を回収後、PBSで2度洗浄した後、溶解バッファー(Aoki, Jin-no et al. 2007)<sup>1)</sup>を用いて細胞を溶解した。発現の確認には抗ヒスチジンタグ抗体を使用した。

### 【結果および考察】

培養上清および細胞溶解液を用いてウエスタンブロットを行ったところ、いずれのウシ・ア

ディポサイトカインもNIH-3T3細胞中で発現し、培地中へ分泌されることが明らかとなった(図7)。非還元下のSDS-PAGEで分画してウェスタンブロット解析を実施したところ、3量体、6量体、さらに多量体のアディポネクチンも検出されたことから、NIH-3T3細胞により発現・分泌されたこれらアディポサイトカインはインタクトであることが推測された。

### 3. 市販のアディポサイトカインELISAキットを用いたウシ乳汁に含まれるアディポサイトカイン定量の試み

#### 【材料および方法】

マウス・アディポネクチンELISAキットとして、レビスアディポネクチンELISAキット、マウス/ラットアディポネクチンELISAキットを使用した。マウス・レプチンELISAキットとして、レビスレプチンELISA、レプチン・マウス/ラットELISAキット、マウス・レジスチンELISAキットとして、Resistin, mouse ELISA kitを用いた。取扱説明書に因れば、いずれもヒト・アディポサイトカインとは免疫交差性を示さないとあるが、ウシ・アディポサイトカインと免疫交差性を示すかどうかは定かでない。また個別に問い合わせても明確な回答は得られなかった。

ウシ初乳および常乳(2ヵ月乳)は三重県畜産研究所(三重県松阪市)より山本泰也博士のご厚意により譲渡されたものを使用した。搾乳後直ちに $-80^{\circ}\text{C}$ で保存し、使用時は一晩かけて $4^{\circ}\text{C}$ で解凍した。凍結・融解は一度に限定した。乳汁を $5,000 \times g$ で30分間遠心分離することにより得られた中間層を脱脂乳(ホエー画分)として実験に用いた。

3T3-L1細胞は10%ウシ胎児血清(FCS)、ペニシリン/ストレプトマイシンを含むDMEM培地(高グルコース)により培養した(これを基本培地とした)。6-well plateに50%程度の密度で細胞を播種し(2 mL/well)、コンフルエントになった時点で培地を交換した。2日間培養してハイパーコンフルエントとなった細胞に対して脂肪細胞分化誘導培地(基本培地に $10\mu\text{g}/\text{mL}$ インスリン、 $0.25\mu\text{M}$  dexamethasone、 $0.5\text{ mM}$  3-isobutyl-1-methylxanthineを添加)を添加し(この時点を目録としてDay 0とする)、さらに2日間培養した。以降の培地は、基本培地に $5\mu\text{g}/\text{mL}$ インスリンを添加したものとし、2、3日毎に交換した。Day 8~Day 10の48時間の培養培地をアディポサイトカイン定量ELISAのポジティブコントロールとした。また上記の通り、ウシ・アディポサイトカインcDNAをトランスフェクトしたNIH-3T3細胞の培養上清も同様にELISAに供した。

#### 【結果および考察】

ウシアディポサイトカインに特化したELISAキットは市販されていない。しかしながら図8-10に示すように、ウシ、ヒト、マウスの種間でそれぞれのアディポサイトカインのアミノ酸配列が良く保存されていること、ポジティブコントロールとして培養下のマウス3T3-L1脂肪細胞の培養上清が利用できることを考慮して、マウスアディポサイトカイン用のELISAキットを用いて定量を試みた。またレプチンの場合、乳脂肪画分にその一部が含まれるという報告もあることから(Casabiell, Pineiro et al. 1997<sup>5)</sup>; Houseknecht, McGuire et al. 1997<sup>6)</sup>; Smith-Kirwin, O' Connor et al. 1998<sup>11)</sup>; Aoki, Kawamura et al. 1999)<sup>2)</sup>、比較のために全乳に加え脱脂乳もアッセイに供した。結果を図11-13に示す。アディポネクチンの場合、2つの異なるELISAキットを用いても初乳、常乳いずれのサンプルでもほとんど検出出来なかった。図7でウシ・アディポネクチ

ンの発現が観察された培養上清を用いても同様な結果であったことを考えると、両ELISAキットに用いられている抗体はウシ・アディポネクチンとは免疫交差性を示さない可能性が高いと判断した。レプチンの場合、1つのELISAキットを用いた場合、初乳サンプルおよびトランスフェクションされた細胞の培養上清でわずかではあるが免疫交差性が認められた。ただしマウスやヒト乳汁中のレプチン濃度が数ng/mL〜数10ng/mLであることを考えると、今回ウシ乳汁中で検出されたレプチン濃度は一桁少なく、個体間のばらつきも非常に大きいことから、用いられている抗体の免疫交差性は弱く、脆弱であることが考えられる。レジスチンの場合も同様に、乳汁サンプルではほとんど免疫交差性が認められず、培養上清を用いた場合にのみわずかに認められるのみであった。

残念ながら、ウシ乳汁に含まれるアディポネクチン、レプチン、レジスチンいずれも明確に検出することは出来なかった。培養下の細胞に導入して分泌されたそれぞれのタンパク質も明確に検出出来なかったことから、今回用いたELISAキットに使用されている抗体はウシ・アディポサイトカインとの免疫交差性がない、あったとしてもごくわずかと判断せざるを得ない。ELISAキットと同様に、ウシ・アディポサイトカインに対する特異抗体は、申請者らが調べた限り市販されていない。市販あるいは自ら調製したマウスあるいはラットのアディポネクチン、レプチン、レジスチンに対する特異抗体を複数用いて、図7で得られた培養上清を抗原とした免疫プロットを行ったがやはり明確な免疫交差性は得られなかった (data not shown)。従って、次にウシ・アディポサイトカインを免疫源としてウサギ特異抗体の作製を試みた。

#### 4. 抗ウシアディポサイトカイン抗体の調製

##### 【材料および方法】

ウシ・アディポネクチンの場合、C末端の15アミノ酸残基DSTFTGFLLYHNIVEを化学合成し、keyhole-limpet hemocyanin (KHL) にコンジュゲートしたものを抗原としてウサギに免疫した。ウシ・レプチンの場合も同様に、C末端の15アミノ酸残基SLQDMLRQLDLSPGCを化学合成し、KHLにコンジュゲートしたものを抗原としてウサギに免疫した。レジスチンの場合も同様に、C末端の15アミノ酸残基GMDWTGARCCRLHIQを化学合成し、KHLにコンジュゲートしたものを抗原としてウサギに免疫した。免疫スケジュール等は定法に従った。なお、今回の抗体作製は外部業者に委託した。

##### 【結果および考察】

調製されたウサギ抗血清を用いて、図7で得られた培養上清を抗原としたウェスタンブロット解析を行った。図14に示すように、いずれの抗体も弱いながらもそれぞれ発現させたアディポサイトカインを認識出来ることが分かり、特異抗体の作製に成功したといえる。しかしながら現時点で抗体価が非常に弱く、我々が普段利用している条件下で数百倍程度の希釈率でようやく検出できるという状況である。従って、再度ブースト免疫し、抗体価を上げるなどの対処が必要に考えている。

#### 5. リコンビナントウシ・アディポネクチンの調製

##### 【材料および方法】

ウシ・アディポネクチンのC末端を以下の2つ特異プライマーで増幅し、pET-32a (+) vectorのEcoRI/SalIサイトに挿入した。

sense primer: 5' -ATGAATTCGTGAAGGTGAGCCTCTTCAAG-3'

antisense primer: 5' -ATGTCGACTTCAACAATGTTATGGTAGAG-3'

BL21株を形質転換し、0.1mM IPTGで発現誘導を行った。培養液を4°C、12,000 rpm、3min遠心分離により回収後、50 mM リン酸buffer, pH7.0を菌体量 約0.05 g当たり500  $\mu$ L加え、ソニケーション約15秒（10回振動：out put 1、Duty40、氷上）、約1 min静置（氷上）を3回繰り返した。8 M 尿素溶液を、ソニケーション後の沈殿に加え（5~6 mL/g）、よく懸濁し、RTで1h静置した。その後、4°C、12,000 rpm、30 min遠心分離し上清を透析チューブへ移し、4 M尿素溶液（1 L）で、4°C、2h透析した。次いで、透析外液を2 M尿素溶液（1 L）に変え4°C、2h透析した後、50 mM リン酸buffer、pH7.0（500 mL）で4°C、1h透析し、さらに同buffer（1.5 L）で4°C、一晚透析を行った。その後、透析チューブから溶液を回収し、4°C、13,000 rpm、30 min遠心分離を行い、上清画分を回収した。これをNiセファロース1 mLと混合し、4°Cで一晩攪拌しながらインキュベートし、カラムに詰めた。50 mM リン酸buffer、pH7.0で十分洗浄後、500 mMイミダゾールを含む50 mM リン酸buffer、pH7.0で溶出させた。

### 【結果および考察】

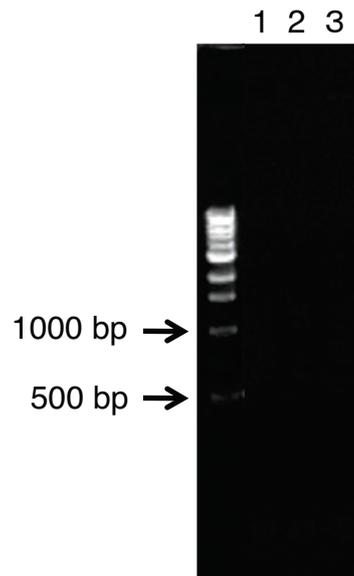
ウシ・アディポネクチン定量のためにリコンビナントタンパク質の大腸菌での発現と精製を試みた。Hydropathy plot検索の結果を参考にしてC末端側の比較的親水性の高い領域を選んでチオレドキシン・ヒスチジンタグ融合タンパク質として大腸菌で発現させた。当初可溶性画分としての回収を目論んだが、多くのタンパク質の場合と同様に不溶性画分にほぼすべてのタンパク質が回収された。尿素による可溶化と段階的に濃度を下げた尿素を含む緩衝液への透析を繰り返すことにより可溶性タンパク質を得ることが出来、Niセファロースカラムを用いたアフィニティーカラムを用いて精製度ほぼ100%のリコンビナントタンパク質を調製することが出来た（図15）。このリコンビナントタンパク質は上記で得られたウシ・アディポネクチンに対する特異抗体によっても認識されたことから、ELISAの標準タンパク質としての利用も可能になると考えられる。

### 【結語】

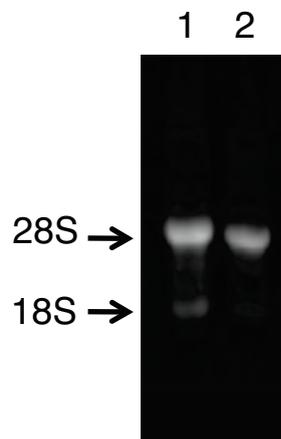
3種のウシ・アディポサイトカイン、すなわちアディポネクチン、レプチン、レジスチンcDNAをクローニングし、培養下の細胞で発現させることに成功した。また弱い抗体価ながらも特異抗体の取得に成功した。またウシ・アディポネクチンの標準タンパク質標品も得ることが出来た。結果的にウシ乳汁に含まれるアディポサイトカインの明確な定量を実施することは出来なかったが、得られた特異抗体を精製し、ビオチン化するなどしてウシ乳汁に含まれるそれぞれのアディポサイトカイン定量の確立は今後可能と考えられる。またトランスフェクションされた培養細胞の培養上清を用いた予備実験ではあるが、アディポネクチン、レプチンは、酸処理やトリプシン処理にも比較的安定であることも判明しているため、乳汁に含まれるアディポサイトカインが摂取後腸管内で比較的安定に存在する可能性も十分あり得る。

## 文献

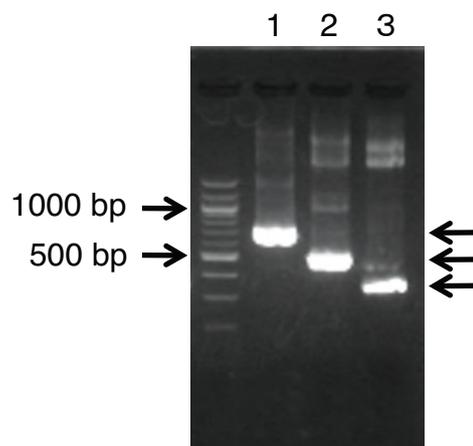
- 1 Aoki, N., S. Jin-no, et al. (2007). Identification and characterization of microvesicles secreted by 3T3-L1 adipocytes: redox- and hormone-dependent induction of milk fat globule-epidermal growth factor 8-associated microvesicles. *Endocrinology* 148(8): 3850-62.
- 2 Aoki, N., M. Kawamura, et al. (1999). Lactation-dependent down regulation of leptin production in mouse mammary gland. *Biochim Biophys Acta* 1427(2): 298-306.
- 3 Aoki, N., M. Kishi, et al. (1995). Molecular cloning of glycoprotein antigens MGP57/53 recognized by monoclonal antibodies raised against bovine milk fat globule membrane. *Biochim Biophys Acta* 1245(3): 385-91.
- 4 Bronsky, J., M. Karpisek, et al. (2006). Adiponectin, adipocyte fatty acid binding protein, and epidermal fatty acid binding protein: proteins newly identified in human breast milk. *Clin Chem* 52(9): 1763-70.
- 5 Casabiell, X., V. Pineiro, et al. (1997). Presence of leptin in colostrum and/or breast milk from lactating mothers: a potential role in the regulation of neonatal food intake. *J Clin Endocrinol Metab* 82(12): 4270-3.
- 6 Houseknecht, K. L., M. K. McGuire, et al. (1997). Leptin is present in human milk and is related to maternal plasma leptin concentration and adiposity. *Biochem Biophys Res Commun* 240(3): 742-7.
- 7 Ilcol, Y. O., Z. B. Hizli, et al. (2008). Resistin is present in human breast milk and it correlates with maternal hormonal status and serum level of C-reactive protein. *Clin Chem Lab Med* 46(1): 118-24.
- 8 Lage, M., R. Baldelli, et al. (2002). Presence of bovine leptin in edible commercial milk and infant formula. *J Endocrinol Invest* 25(8): 670-4.
- 9 Martin, L. J., J. G. Woo, et al. (2006). Adiponectin is present in human milk and is associated with maternal factors. *Am J Clin Nutr* 83(5): 1106-11.
- 10 O'Connor, D., V. Funanage, et al. (2003). Leptin is not present in infant formulas. *J Endocrinol Invest* 26(5): 490.
- 11 Smith-Kirwin, S. M., D. M. O'Connor, et al. (1998). Leptin expression in human mammary epithelial cells and breast milk. *J Clin Endocrinol Metab* 83(5): 1810-3.
- 12 Yoneda, K., A. Tomimoto, et al. (2008). Expression of adiponectin receptors, AdipoR1 and AdipoR2, in normal colon epithelium and colon cancer tissue. *Oncol Rep* 20(3): 479-83.



**図1 ウシ・アディポネクチン、レプチン、レジスチンの増幅**  
ウシ乳腺cDNAライブラリーを鋳型として、特異プライマーを用いてウシ・アディポネクチン（レーン1）、レプチン（レーン2）、レジスチン（レーン3）の増幅を試みた。



**図2 ウシ脂肪組織からのRNAの抽出**  
ウシ脂肪組織2片より、Trizol試薬を用いてトータルRNAを抽出し、その一部をアガロースゲル電気泳動により分画し、エチジウムブロマイドにより染色後、UV照射下で撮影した。



**図3 ウシ・アディポネクチン、レプチン、レジスチンの増幅**  
図2で得られたウシ脂肪組織由来RNAを鋳型としてcDNAを合成した後、特異プライマーを用いてウシ・アディポネクチン（レーン1）、レプチン（レーン2）レジスチン（レーン3）を増幅した。矢印の増幅産物をpGEM-T-Easyベクターへクローニングした。

```

Query 1   ATGCTGCTGCAGGGAGCTCTTCTACTGCTACTAGCCTTACCCAGTCATGGCGAGGACAAC 60
          |||
Sbjct 69   ATGCTGCTGCAGGGAGCTCTTCTACTGCTACTAGCCTTACCCAGTCATGGCGAGGACAAC 128

Query 61  ATGGAAGATCCCCCGCTGCCCAAGGGGGCCTGCGCAGGTTGGATGGCAGGCATCCCAGGA 120
          |||
Sbjct 129  ATGGAAGATCCCCCGCTGCCCAAGGGGGCCTGCGCAGGTTGGATGGCAGGCATCCCAGGA 188

Query 121  CATCCTGGCCACAATGGCACACCAGGCCGTGATGGCAGAGATGGCACTCCTGGAGAGAAG 180
          |||
Sbjct 189  CATCCTGGCCACAATGGCACACCAGGCCGTGATGGCAGAGATGGCACTCCTGGAGAGAAG 248

Query 181  GGAGAGAAAGGAGATGCAGGTCTTCTTGGTCCTAAGGGTGAGACAGGAGATGTTGGAATG 240
          |||
Sbjct 249  GGAGAGAAAGGAGATGCAGGTCTTCTTGGTCCTAAGGGTGAGACAGGAGATGTTGGAATG 308

Query 241  ACAGGAGCTGAAGGGCCACGGGGCTTCCCCGGAACCCCTGGCAGGAAAGGAGAGCCTGGA 300
          |||
Sbjct 309  ACAGGAGCTGAAGGGCCACGGGGCTTCCCCGGAACCCCTGGCAGGAAAGGAGAGCCTGGA 368

Query 301  GAAGCCGCTTATGTGTATCGCTCAGCGTTCAGTGTGGGGCTGGAGACCCGCGTCACTGTT 360
          |||
Sbjct 369  GAAGCCGCTTATGTGTATCGCTCAGCGTTCAGTGTGGGGCTGGAGACCCGCGTCACTGTT 428

Query 361  CCCAATGTACCCATTTCGCTTTACTAAGATCTTCTACAACCAACAGAATCATTATGACGGC 420
          |||
Sbjct 429  CCCAATGTACCCATTTCGCTTTACTAAGATCTTCTACAACCAACAGAATCATTATGACGGC 488

Query 421  AGCACTGGCAAGTTCTACTGCAACATTCGGGACTCTACTACTTCTCTTACCACATCACG 480
          |||
Sbjct 489  AGCACTGGCAAGTTCTACTGCAACATTCGGGACTCTACTACTTCTCTTACCACATCACG 548

Query 481  GTGTACATGAAAGATGTGAAGGTGAGCCTTTCAAGAAGGACAAGGCCGTTCTTTACC 540
          |||
Sbjct 549  GTGTACATGAAAGATGTGAAGGTGAGCCTTTCAAGAAGGACAAGGCCGTTCTTTACC 608

Query 541  TACGACCAGTATCAGGAAAAGAATGTGGACCAGGCCTCTGGCTCTGTGCTCTCCATCTG 600
          |||
Sbjct 609  TACGACCAGTATCAGGAAAAGAATGTGGACCAGGCCTCTGGCTCTGTGCTCTCCATCTG 668

Query 601  GAGGTGGGAGACCAAGTCTGGCTCCAGGTGTACGAGGGTAAAATCACAATGGGGTCTAT 660
          |||
Sbjct 669  GAGGTGGGAGACCAAGTCTGGCTCCAGGTGTACGAGGGTAAAATCACAATGGGGTCTAT 728

Query 661  GCAGATAATGTCAATGACTCCACCTTACAGGCTTCTTCTCTACCATAACATTGTTGAA 720
          |||
Sbjct 729  GCAGATAATGTCAATGACTCCACCTTACAGGCTTCTTCTCTACCATAACATTGTTGAA 788

Query 721  TGA 723
          |||
Sbjct 789  TGA 791

```

**図4 増幅したウシ・アディポネクチンcDNAの塩基配列とデータベースとの比較**  
 RT-PCRにより増幅したウシ・アディポネクチンcDNA配列(Query)を解析し、Blast serchによりデータベース上のウシ・アディポネクチンcDNA配列(Sbjct)と比較した。

```

Query 1   ATGCGCTGTGGACCCCTGTATCGATTCTGTGGCTTTGGCCCTATCTGTCTTACGTGGAG 60
          |
Sbjct 48   ATGCGCTGTGGACCCCTGTATCGATTCTGTGGCTTTGGCCCTATCTGTCTTACGTGGAG 107

Query 61   GCTGTGCCCATCTGCAAGGTCCAGGATGACACCAAACCCCTCATCAAGACAATTGTCACC 120
          |
Sbjct 108  GCTGTGCCCATCTGCAAGGTCCAGGATGACACCAAACCCCTCATCAAGACAATTGTCACC 167

Query 121  AGGATCAATGACATCTCACACACGCAGTCCGTCTCCTCCAAACAGAGGGTCACTGGTTTG 180
          |
Sbjct 168  AGGATCAATGACATCTCACACACGCAGTCCGTCTCCTCCAAACAGAGGGTCACTGGTTTG 227

Query 181  GACTTCATCCCTGGGCTCCACCCTCTCCTGAGTTTGTCCAAGATGGACCAGACATTGGCG 240
          |
Sbjct 228  GACTTCATCCCTGGGCTCCACCCTCTCCTGAGTTTGTCCAAGATGGACCAGACATTGGCG 287

Query 241  ATCTACCAACAGATCCTCACCAGTCTGCCTTCCAGAAATGTGGTCCAAATATCCAATGAC 300
          |
Sbjct 288  ATCTACCAACAGATCCTCACCAGTCTGCCTTCCAGAAATGTGGTCCAAATATCCAATGAC 347

Query 301  CTGGAGAACCTCCGGGACCTTCTCCACCTGCTGGCCGCCTCCAAGAGCTGCCCTTGCCG 360
          |
Sbjct 348  CTGGAGAACCTCCGGGACCTTCTCCACCTGCTGGCCGCCTCCAAGAGCTGCCCTTGCCG 407

Query 361  CAGGTCAGGGCCCTGGAGAGCTTGGAGAGCTTGGGCGTTGTCCTGGAAGCTTCCCTCTAC 420
          |
Sbjct 408  CAGGTCAGGGCCCTGGAGAGCTTGGAGAGCTTGGGCGTTGTCCTGGAAGCTTCCCTCTAC 467

Query 421  TCCACCGAGGTGGTGGCCCTGAGCCGGCTGCAGGGGTCACTACAGGACATGTTGCGGCAG 480
          |
Sbjct 468  TCCACCGAGGTGGTGGCCCTGAGCCGGCTGCAGGGGTCACTACAGGACATGTTGCGGCAG 527

Query 481  CTGGACCTCAGTCCCGGGTGTGA 504
          |
Sbjct 528  CTGGACCTCAGTCCCGGGTGTGA 551

```

**図5 増幅したウシ・レプチンcDNAの塩基配列とデータベースとの比較**  
RT-PCRにより増幅したウシ・レプチンcDNA配列(Query)を解析し、Blast searchによりデータベース上のウシ・レプチンcDNA配列(Sbjct)と比較した。

```

Query 1   ATGAAGGCTCTCTCCTTCCTTTCATCCCAGTCTGGGGCTGCTGGTGTGTGGCCAGTCG 60
          |||
Sbjct 49  ATGAAGGCTCTCTCCTTCCTTTCATCCCAGTCTGGGGCTGCTGGTGTGTGGCCAGTCG 108

Query 61  CTGTGCCCCATAGATAAAGCCATCAGTGAGAAGATCCAGGAGGTCACCACCTCCCTAGTT 120
          |||
Sbjct 109 CTGTGCCCCATAGATAAAGCCATCAGTGAGAAGATCCAGGAGGTCACCACCTCCCTAGTT 168

Query 121 CCTGGGGCAGTAAGGATCATTGGCCTGGACTGCCGGAGTGTACCTCTAGGGGGTCCCTG 180
          |||
Sbjct 169 CCTGGGGCAGTAAGGATCATTGGCCTGGACTGCCGGAGTGTACCTCTAGGGGGTCCCTG 228

Query 181 GTCACCTGCCCTTCAGGCTTCGCCGTCAGTGGCTGCACGTGTGGCTCCGCCTGTGGCTCG 240
          |||
Sbjct 229 GTCACCTGCCCTTCAGGCTTCGCCGTCAGTGGCTGCACGTGTGGCTCCGCCTGTGGCTCG 288

Query 241 TGGGACGTACGTGCTGAGACCACGTGCCACTGCCAGTGCGCAGGCATGGACTGGACTGGA 300
          |||
Sbjct 289 TGGGACGTACGTGCTGAGACCACGTGCCACTGCCAGTGCGCAGGCATGGACTGGACTGGA 348

Query 301 GCTCGCTGCTGCCGCCTGCATATCCAGTAG 330
          |||
Sbjct 349 GCTCGCTGCTGCCGCCTGCATATCCAGTAG 378

```

**図6 増幅したウシ・レジスチンcDNAの塩基配列とデータベースとの比較**  
 RT-PCRにより増幅したウシ・レジスチンcDNA配列(Query)を解析し、Blast searchによりデータベース上のウシ・レジスチンcDNA配列(Sbjct)と比較した。

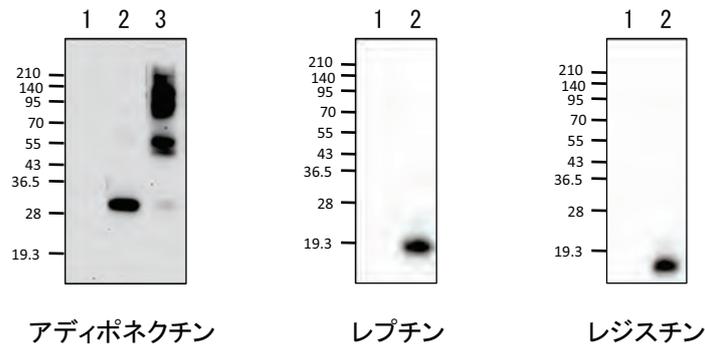


図7 エピトープタグ付きウシ・アディポサイトカインの発現・分泌

His/Mycタグを含むそれぞれの発現プラスミドをNIH-3T3細胞に導入し、得られた培養上清を還元下 (lane 1 および 2) あるいは非還元下 (lane 3) でSDS-PAGEにより分画後、Hisタグに対する特異抗体を用いてウェスタンブロット解析を行った。lane 1 はcDNAを含まない親ベクターを導入した細胞の培養上清を用いた。

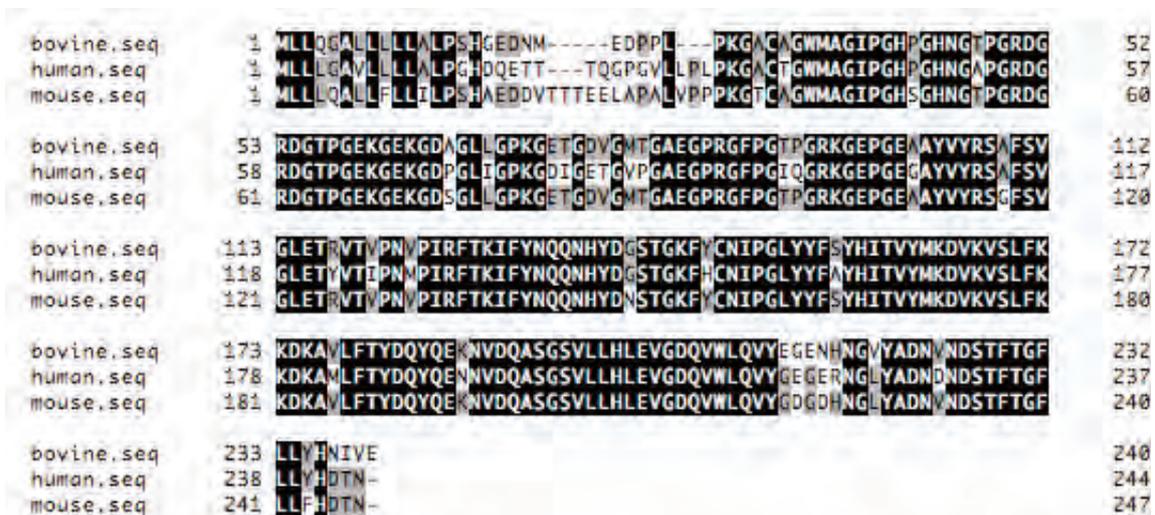


図8 ウシ、ヒト、マウス・アディポネクチンのアミノ酸配列の比較

GENETYX-MACソフトウェアのMultiple-Alignment機能によりアミノ酸配列を比較した。白抜きは3種間で相同なアミノ酸を、グレーの網掛けはいずれか2種間で相同なアミノ酸を示す。

bovine.seq	1	MRCGPLYRFLWLPYLSYVEAVPIQKVQDDTKLIKTIIVTRINDISHTQSVSSKQRTVGL	60
human.seq	1	MHWGTLGGFLWLPYLFYVQAVPIQKVQDDTKLIKTIIVTRINDISHTQSVSSKQRTVGL	60
mouse.seq	1	MCWRPLGRFLWLSYLSYVQAVPIQKVQDDTKLIKTIIVTRINDISHTQSVSSKQRTVGL	60
bovine.seq	61	DFIPGLHPLLSSLSKMDQTLAIYQQILTSVPSRNVVQISNDLENLRDLLHLAASKSCPLP	120
human.seq	61	DFIPGLHPLLTLSSKMDQTLAVYQQILTSVPSRNVVQISNDLENLRDLLHLAASKSCHLP	120
mouse.seq	61	DFIPGLHPLLSSLSKMDQTLAVYQQILTSVPSRNVVQISNDLENLRDLLHLAASKSCSLP	120
bovine.seq	121	QVRALLESLESLQVLEASLYSTEVVALSRLQGSLODMLRQLDLSPGC	167
human.seq	121	WASQLETLDLGGVLEASLYSTEVVALSRLQGSLODMLRQLDLSPGC	167
mouse.seq	121	QTSGLQKPESLDQVLEASLYSTEVVALSRLQGSLODMLRQLDLSPEC	167

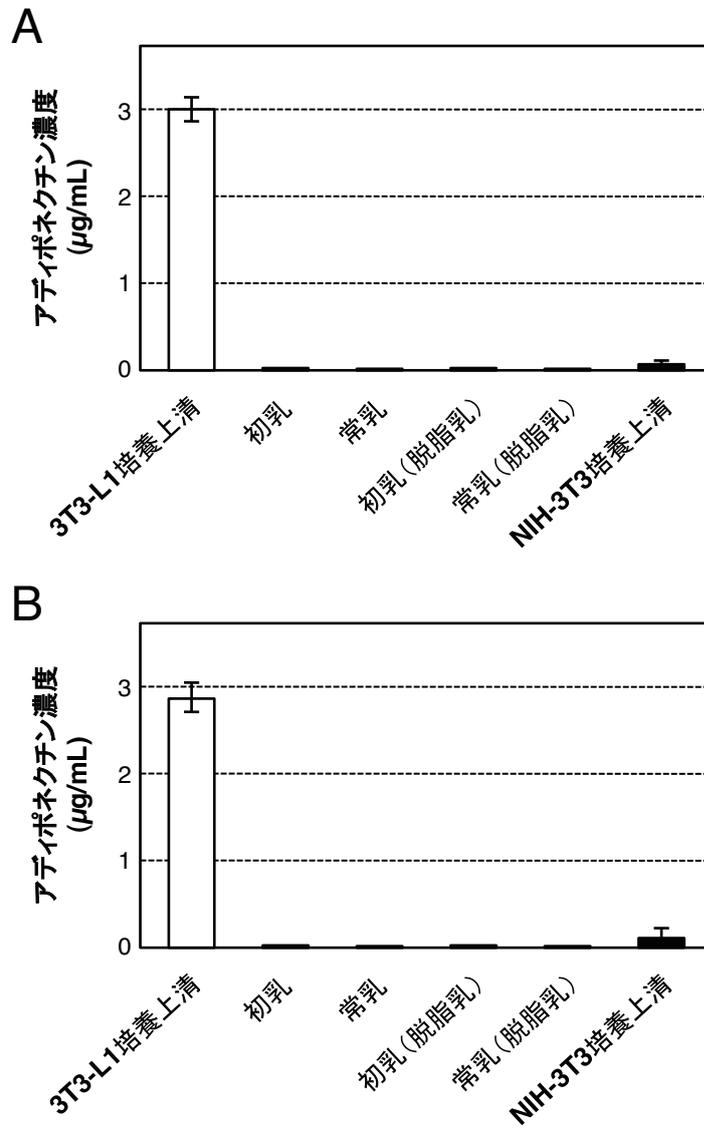
図9 ウシ、ヒト、マウス・レプチンのアミノ酸配列の比較

GENETYX-MACソフトウェアのMultiple-Alignment機能によりアミノ酸配列を比較した。白抜きは3種間で相同なアミノ酸を、グレーの網掛けはいずれか2種間で相同なアミノ酸を示す。

bovine.seq	1	----MKALSFLFIPVLLGLLVCGQSLCPIDKATSEKIQEVTTSLVPGAVRIIGLDERSVTS	56
human.seq	1	----MKALCLLLLPVLLVSSKTLCSMEBAINERIQEVAGSLIFRAISSIGLEEQSVTS	56
mouse.seq	1	MKNLSFPLLFLLFVPELLGSSMPLCPIDEAIDKKIKQDFNSLFPNAIKNIGLNCTVSS	60
bovine.seq	57	RGSLVTCPSGFVAVTGCTCGSACGSNDVRAETTCHCQCAGMDWTGARCCRLHIQ-	109
human.seq	57	RGDLATCPRGFAVTGCTCGSACGSNDVRAETTCHCQCAGMDWTGARCCRVQP--	108
mouse.seq	61	RGRLASCPEGTAVLSCSCGSACGSNDIREEKVCHCQCARIDWTGARCKLQVAS	114

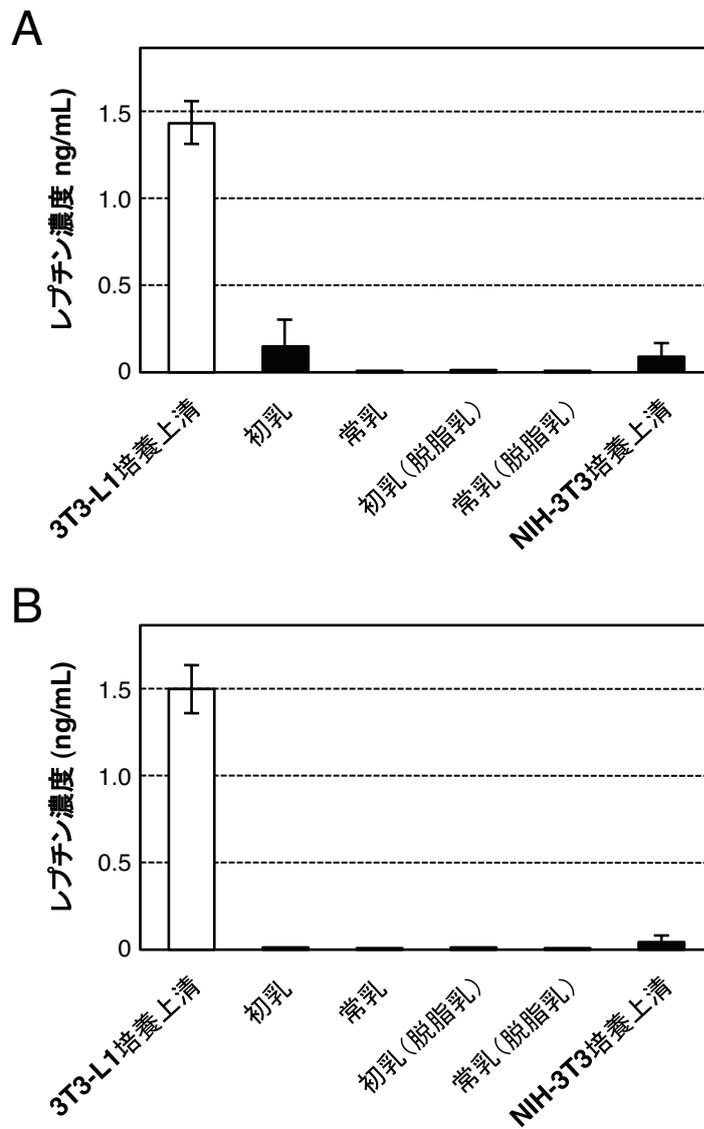
図10 ウシ、ヒト、マウス・レジスチンのアミノ酸配列の比較

GENETYX-MACソフトウェアのMultiple-Alignment機能によりアミノ酸配列を比較した。白抜きは3種間で相同なアミノ酸を、グレーの網掛けはいずれか2種間で相同なアミノ酸を示す。



**図 1 1 牛乳中に含まれるアディポネクチンの定量**

市販のマウス用ELISAキットを用いてアッセイを行った。パネルAはシバヤギ社製、パネルBは大塚製薬社製を用いた。ポジティブコントロールとして3T3-L1脂肪細胞培養上清を用いた。またウシ・アディポネクチン発現プラスミドを導入したNIH-3T3細胞の培養上清もアッセイに供した。結果は平均±標準偏差 (n=3) で示した。



**図 1 2 牛乳中に含まれるレプチンの定量**

市販のマウス用ELISAキットを用いてアッセイを行った。パネルAはシバヤギ社製、パネルBは森永製菓社製を用いた。ポジティブコントロールとして3T3-L1脂肪細胞培養上清を用いた。またウシ・レプチン発現プラスミドを導入したNIH-3T3細胞の培養上清もアッセイに供した。結果は平均±標準偏差 (n=3) で示した。

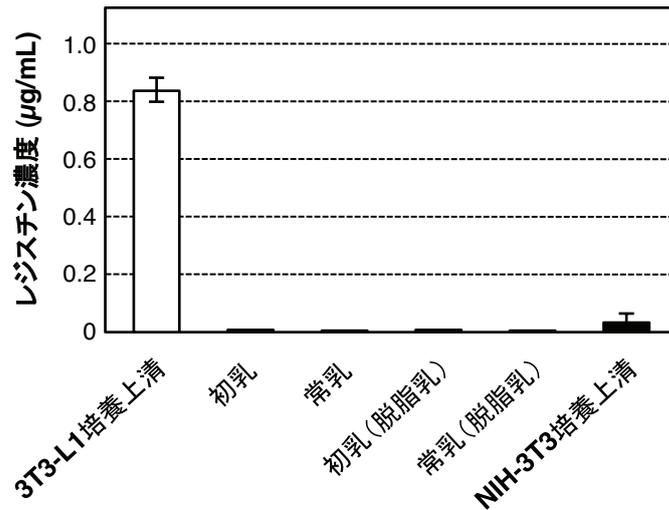


図 1 3 牛乳中に含まれるレジスチンの定量

市販のマウス用ELISAキット（R & D社）を用いてアッセイを行った。ポジティブコントロールとして3T3-L1脂肪細胞培養上清を用いた。またウシ・レジスチン発現プラスミドを導入したNIH-3T3細胞の培養上清もアッセイに供した。結果は平均±標準偏差（n=3）で示した。

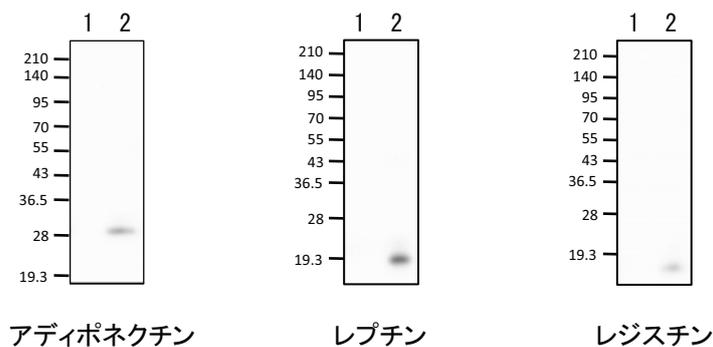


図 1 4 ウシ・アディポサイトカインに対するペプチド抗体の評価

His/Mycタグを含むそれぞれの発現プラスミドをNIH-3T3細胞に導入し、得られた培養上清を還元下でSDS-PAGEにより分画後、各タンパク質に対して調製したペプチド抗体を用いてウエスタンブロット解析を行った（lane 2）。lane 1はcDNAを含まない親ベクターを導入した細胞の培養上清を用いた。

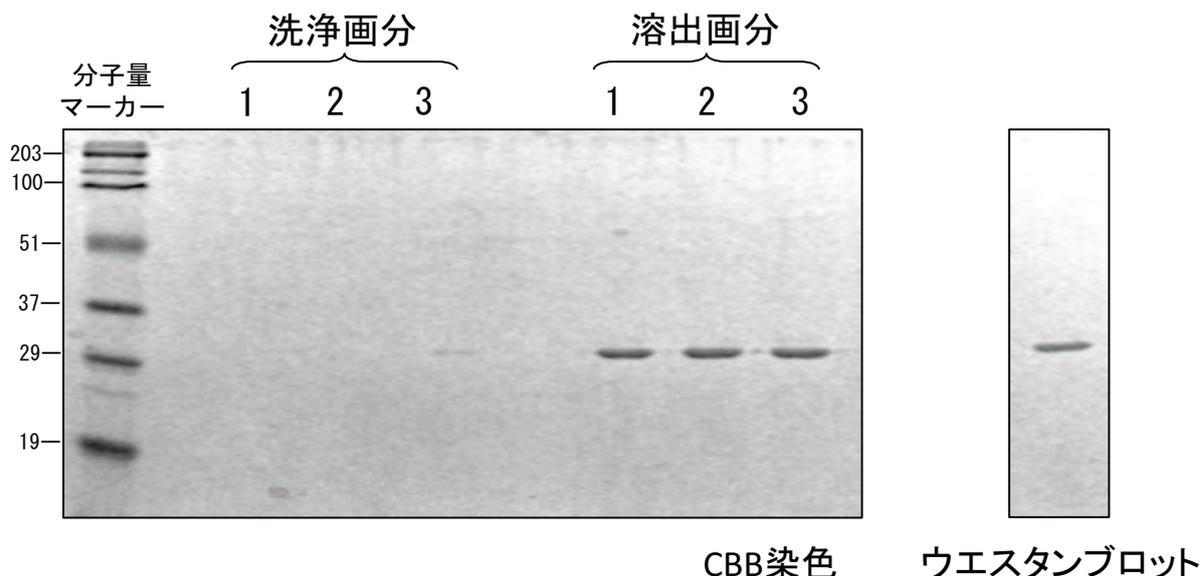


図 15 リコンビナント・ウシ・アディポネクチンの精製

ウシ・アディポネクチンのC末端領域をチオレドキシニン・ヒスチジンタグ融合タンパク質として大腸菌で発現させ、尿素で可溶化させた画分よりNiセファロースカラムを用いて精製した。洗淨画分と溶出画分の一部をSDS-PAGEで分画後、CBBで染色した（左パネル）。溶出画分1の一部を図14で得られたウシ・アディポネクチンに対する特異抗体を用いてウェスタンブロットした（右パネル）。

表1 ウシ・アディポサイトカインcDNA増幅に用いた特異プライマー

標的遺伝子	オリゴ名	配列	ターゲット塩基	増幅産物(bp)
ウシ・アディポネクチン (NM_174742)	b-Adipo-S	ATGCTGCTGCAGGGAGCT	69-86	723
	b-Adipo-AS	TCATTCAACAATGTTATGGTA	771-791	
ウシ・レプチン (NM_173928)	b-Lep-S	ATGCGCTGTGGACCCCTG	48-65	504
	b-Lep-AS	TCAGCACCCGGGACTGAGGTC	531-551	
ウシ・レジスチン (BC148022)	b-Res-S	ATGAAGGCTCTCTCCTTC	49-66	330
	b-Res-AS	CTACTGGATATGCAGGCGGCA	358-378	

表2 ウシ・アディポサイトカインタグ付加に用いた特異プライマー

標的遺伝子	オリゴ名	配列	ターゲット塩基	増幅産物(bp)
ウシ・アディポネクチン (NM_174742)	b-Adipo-S-EcoRI	ATGAATTC-CACC-ATGCTGCTGCAGGGAGCT	69-86	740 (タグ分を含む)
	b-Adipo-AS-XbaI	ATTCTAGA-TTCAACAATGTTATGGTA	771-791	
ウシ・レプチン (NM_173928)	b-Lep-S-EcoRI	ATGAATTC-CACC-ATGCGCTGTGGACCCCTG	48-65	521 (タグ分を含む)
	b-Lep-AS-XbaI	ATTCTAGA-GCACCCGGGACTGAGGTC	531-551	
ウシ・レジスチン (BC148022)	b-Res-S-EcoRI	ATGAATTC-CACC-ATGAAGGCTCTCTCCTTC	49-66	347 (タグ分を含む)
	b-Res-AS-XbaI	ATTCTAGA-CTGGATATGCAGGCGGCA	358-378	