# 平成 25-27 年度 厚生労働科学研究費 食品の安全確保推進研究事業 畜産食品の安全性確保に関する研究

#### 分担研究報告書

分担研究課題名 牛肝臓内の大腸菌の分布とその殺菌法の検討

分担研究者:山崎 伸二 大阪府立大学大学院 生命環境科学研究科研究協力者:日根野谷淳 大阪府立大学大学院 生命環境科学研究科

研究要旨:牛消化管内の大腸菌群の分布を調べたところ、牛の唾液から肛門に至る各部位で 100%検出され、肛門に近づくに従いその菌数は多くなった。牛胆汁および牛肝臓内の大腸菌群の分布は相関性のある場合とない場合があった。肝臓内で細菌が検出された場合、その多くは胆管であったが、一部類洞でも検出された。牛の肝臓内を 5 カ所に分け大腸菌群の分布を調べた結果、陽性率は部位 1 と 2 (生食用として提供されていた)と比べ、部位 3-5 (加熱用として提供されていた)の方が高く、冬場よりも夏場の方が高かった。種々の消毒薬を用いて牛肝臓内の大腸菌群あるいは腸内細菌科菌群に対する殺菌効果を調べたところ、消毒薬と凍結融解を組合せることにより、部位 1 と 2 から冬場: 50-60%、夏場: 40%で腸内細菌科菌群が検出されなかった結果が得られた。6 肝臓検体を増菌培養し PCR 法で stx 遺伝子を検出したところ、部位 3-5 と肝臓表面では stx 遺伝子が検出されたが、部位 1-2 からは stx 遺伝子は検出されなかった。

#### A. 研究目的

牛肝臓内から腸管出血性大腸菌(志賀毒素産生性大腸菌:STEC)O157が検出されたことから生レバーの喫食が禁止となった。しかし、生レバーの需要は大きく、生レバーの復活を求める人も少なくない。一方、現状の牛肝臓を生で食するとSTEC感染症に罹患し、特に小児や老人では、溶血性尿毒症症候群や脳症を併発する可能性も否定できない。

本研究では、牛肝臓内の大腸菌群の分布を明らかにし、その殺菌法を開発することを目的として以下の実験を行った。すなわち、牛肝臓内のSTECを含む大腸菌群(乳

糖を分解して酸とガスを産生するグラム陰性好気性又は通性嫌気性桿菌で、マッコンキー寒天培地でコロニーを形成する菌)あるいは腸内細菌科菌群(グラム陰性の通性嫌気性桿菌でブドウ糖を発酵し酸とガスを産生する菌で、VRBG寒天培地でコロニーを形成する菌)の汚染は胆管を経由していると仮定し、塩素系消毒薬と凍結融解を組み合わせた殺菌法の開発を試みた。屠畜解体後の牛肝臓内の大腸菌群の分布、唾液、胆汁を含む牛消化管内での大腸菌群とSTECの分布を調べた。開発した殺菌法で屠畜解体後の牛肝臓内の腸内細菌科菌群の殺菌を試みた。

#### B. 研究方法

1 . 牛消化管、肝臓、唾液及び胆汁中の大 腸菌群の菌数

牛肝臓から無菌的に約50gの組織を切り出しストマック袋に入れ、等量の滅菌PBSを加えストマック処理を行った。その他表1に示した消化管組織と内容物は、それぞれ10gを取りだし、組織は等量の滅菌PBSを加えストマック処理を、内容物は90 mlの滅菌PBSに懸濁した。唾液は5 mL、胆汁は10mL採取した。それぞれ処理後の液、唾液と胆汁を滅菌PBSで10倍段階希釈し、SMAC寒天培地に植菌しSTECの有無及び大腸菌群の菌数を調べた。

2. 牛肝臓から分離した細菌の菌種同定 牛肝臓内から分離した細菌からボイル法 で鋳型 DNA を調製し、16S rRNA 遺伝子、 約 500 bp を増幅できるプライマーを用い て PCR を行った。得られた PCR 産物を精 製後、塩基配列を解析し菌種を同定した。

# 3.組織化学的解析による牛肝臓内の細菌汚染部位の同定

牛肝臓約 10 g を切り出し、直ちに中性の 10%のフォルマリン溶液に浸漬した。プロセッサーを用いて組織を固定化し、パラフィンで包埋後、ミクロトームカッターで厚さ約 3 μm の切片を作製した。ヘマトキシリン・エオジン (HE)染色後、顕微鏡にて細菌汚染を確認した。

4 . 牛消化管、肝臓内、胆汁における *stx* 遺伝子の検出

屠畜解体直後に採取した舌、第一胃内容

物、十二指腸、十二指腸内容物、盲腸、盲 腸内容物、肛門、肛門内容物をそれぞれ約 10g、肝臓(部位 1-5)を 50g(又は 100 g)を同量の滅菌 PBS に加え、ストマッカ ー処理を30秒間行なった。処理が不十分な 場合は、さらに30秒間処理を行なった。肝 臓表面は滅菌スワブで約 400 cm<sup>2</sup> を拭き取 リ、スワブを 5 mL の PBS に懸濁し、スト マッカー処理検体を含めそれぞれから1 mL を取り、1.25 倍の TSB 4 mL に加え、 37°C、18 時間、浸透培養した。2015 年 10 月以降は、50gの肝臓に TSB 50 mL を加 えストマック処理し、その後、TBS で総量 250 mL となるようにメスアップし、37°C で一晩増菌培養した。唾液と胆汁について もそれぞれ 1 mL を同様に培養した。増菌 後、牛肝臓以外は培養液 100 µL を 900 µL の滅菌 TE buffer(pH 8.0)に加え、100°C、 10 分間の加熱処理後、遠心分離を行い得ら れた上清を PCR 用の鋳型 DNA とした。牛 肝臓検体は、増菌培養後1 mL を遠心分離 し、ペレットを回収した。ペレットに 1 mL の TE を加え 100°C, 10 分間加熱処理し、 遠心上清を鋳型 DNA として PCR に供した。 stx 遺伝子検出用の PCR 法は Pal らの方 法に準じて行った (Indian J. Med. Res., 110: 83-85, 1999)。得られた PCR 産物は 3%アガロースゲル電気泳動後、エチジウム ブロマイド染色し、UV 照射下で特異的な 遺伝子の増幅を確認した。

5.種々の塩素系消毒薬の殺菌効果の比較 5-1. 肝臓を5つの部位に分けた場合

屠畜解体直後に牛肝臓と胆汁を採取し、 各種塩素系・非塩素系消毒薬を、胆管を通 じて肝臓内に注入し、洗浄、殺菌した。尚、 消毒薬 A は電解水、B、C、D は非塩素系消 毒薬、Eは塩素系消毒薬を用いた。その後、 図6に示したように肝臓を5つの部位、す なわち、部位1-5からそれぞれ約50g (2014年10月より2015年3月まで)あ るいは 100 g (2015 年 4 月より 9 月まで) を採取し、同量の滅菌 PBS に加え、ストマ ッカー処理を30秒間行なった。処理が不十 分な場合は、さらに30秒間処理を行なった。 ストマッカー処理した肝臓検体と胆汁をそ れぞれ滅菌 PBS で希釈後 100 μL を MacConkey 寒天培地に植菌し、大腸菌群の 菌数を測定した。部位1と2は、さらに25 gの肝臓を採取し、-30°Cで凍結融解後同様 の処理を行い、大腸菌群の菌数を測定した。 ストマッカー処理した液を BPW 培地で増 菌した培養液を VRBG 寒天培地に植菌し 37°Cで一晩培養した。コロニーが得られな かった場合、さらに、EE 培地で増菌培養を 行い VRBG 寒天培地に植菌し 37°C で一晩 培養した。

#### 5-2: 肝臓を左葉、右葉で分けた場合

2015 年 10 月より、肝臓を部位 1 と 2 に 該当する左葉と部位 3-5 に該当する右葉 に分け、それぞれ 10 カ所から 5 g、合計 50 gを採取して上記と同様に処置した。さら に、肝臓左葉に関しては 10 カ所から 2.5 g ずつ採取し合計 25 g を-30°C で凍結後、チ ルド条件で融解し、上記と同様に処置した。

#### C. 研究結果

1 . 牛消化管、肝臓、唾液及び胆汁中の大 腸菌群菌数

牛消化管内、肝臓、唾液及び胆汁の大腸 菌群の菌数について2012年11月から2014 年8月まで調べた結果を図1に示した。唾液、第一胃、十二指腸、盲腸、肛門内容物の菌数はそれぞれ10~10<sup>10</sup> CFU/g であった。一方、肝臓内を5つの部位に分けて調べた結果、部位1と2では、それぞれ22%、33%で陽性となり、菌数も10~10<sup>6</sup> CFU/g であった。部位3-5では60%前後の陽性率で、菌数は10~10<sup>4</sup> CFU/g であった。胆汁の陽性率は11%であったが、菌数は10<sup>5</sup>~10<sup>8</sup> CFU/ml と高かった。胆汁中の菌数が多い検体は、肝臓内の菌数も多かった。しかしながら、胆汁からの細菌が検出限界以下(10>CFU/mL)の検体でも、肝臓内から細菌が検出される場合もあった。

牛肝臓の各部位における夏場の大腸菌群 陽性率は冬場よりも高かった(図2、3)。 例えば部位3-5は、冬場は40-50%であっ たが、夏場の陽性率は80%前後であった。 一方、部位1と2では、夏場の陽性率はそ れぞれ32%、46%であったが、冬場はそれ ぞれ 13%、25%であった。肝臓内で検出さ れた大腸菌群の菌数は季節に関係なく胆汁 で高濃度の菌が検出された場合を除けば、 部位1と2では10<sup>2</sup> CFU/g 以下、部位3-5 では 10<sup>3</sup> CFU/g 以下であった。Sawdust Liver (鋸屑肝)についても同様に調べた結 果、部位1と2の大腸菌群の陽性率は50% と60%、部位3-5の陽性率は80-85%と共 に高かった。 菌数も 3.3~107 CFU/g が検出 され、Sawdust Liverでは大腸菌群の陽性 率のみならず菌数も多かった(図4)。

 4肝臓から分離された細菌の菌種同定 牛肝臓内から分離した菌の 16S rRNA 遺 伝子約 500 bp の塩基配列を解析した結果、 Escherichia sp, Klebsiella sp, Serratia sp, Citrobacter sp 等腸内細菌科に属する細菌として同定された。

#### 3 . 牛肝臓内の細菌汚染部位の同定

69 検体の肝臓の細菌汚染部位を組織化学的に調べた結果、13 検体で胆管内又は門脈/類洞内に細菌が検出された。胆管内に検出された1例を図5-1に、類洞内に検出された1例を図5-2に示した。類洞内に細菌が検出された場合、図6に示した部位3-5の加熱用として提供されていた部位がほとんどであるが、まれに1と2の生食用として提供されていた部位からも検出された。しかしながら細菌が検出された周辺部位にマクロファージの集積や炎症が認められなかったことから屠畜解体後に何らかの理由で肝臓内が汚染された可能性も考えられる。

# 4. 牛消化管、肝臓内、唾液及び胆汁における stx 遺伝子の検出

牛消化管、肝臓から stx 遺伝子を PCR 法で検出した結果を表 1 にまとめた。胆汁では調べた 232 検体全でで検出されなかった。肝臓の内部(253 検体)と表面(181 検体)からは、それぞれ 1.2%、8.8%の割合で検出された。舌の陽性率は 6.5%、唾液は 22%、第一胃内容物は 8.7%、十二指腸は内容物で15%、組織で 5.9%、盲腸は内容物・組織とも 26%、肛門は内容物で 45%、組織で 83%と第一胃から肛門に近づくに従い陽性率は上昇し、肛門においては内容物よりも組織での陽性率の方が高かった(表 1)。

一方、肝臓の部位別で見てみると、0.5 g/1.0 g 相当の増菌培養液から肝臓内部の部位 1 (201 検体)と 2 (205 検体) すなわち生食用として提供されていた部位からは

stx 遺伝子は検出されなかったが、加熱用と して提供されていた部位3(200検体) 4 (191 検体) 5(191 検体)からはそれぞ れ 1、3、1 検体から stx2 遺伝子が検出され た。肝臓表面では 133 検体中 9 検体から stx2 遺伝子が、1 検体から stx1/2 遺伝子が 検出された。Sawdaust Liver では肝臓内部 と胆汁それぞれ 20 検体について調べた結 果、部位3と5のそれぞれ1検体で stx2 遺 伝子が検出された(表2)。 さらに、50 g 相当の肝臓を増菌培養した検体では、調べ た 48 検体全てで左葉(生食用として提供さ れていた部位1と2) 右葉(加熱用として 提供されていた部位3-5)、胆汁では調べ た36検体全てでstx遺伝子は検出されなか った(表3)。一方、肝臓表面からは6検体 で stx2 遺伝子が検出された。肛門組織から は調べた 30 検体中、27 検体でいずれかの stx遺伝子が検出された。

# 5.塩素系消毒薬の牛肝臓内大腸菌群、腸内細菌科菌群に対する殺菌効果5-1.肝臓を5つの部位に分けた場合の大腸

菌群細菌数と塩素系消毒薬の殺菌効果

5種類の消毒薬(2種類の塩素系 [消毒薬 A と E] と3種類の非塩素系 [消毒薬 B、C、D])の殺菌効果を調べた結果を表4にまとめた。消毒薬 A を肝臓内に注入した場合、生食用として提供されていた部位1と2での大腸菌群陽性率は26%と23%、消毒薬 E の場合、それぞれ0%で、消毒薬 B-D の56%-86%と比べて低かった。一方、加熱用として提供されていた部位3-5では、全体的に陽性率が高かった(70-100%)が、消毒薬 A では菌の陽性率は、50-60%と他の消毒薬と比較して低かった。

さらに、消毒薬と凍結融解を組み合わせた殺菌効果について調べた結果を表5に示した。凍結融解後2次増菌した場合、生食用として提供されていた部位1と2とで冬場では40-48%、夏場では60%で腸内細菌科菌群が検出された。言い換えれば、それぞれ50-60%、40%では腸内細菌科菌群が全く検出されなかった。一方、消毒薬B、C、Dでは凍結融解後の腸内細菌科菌群の陽性率が90-100%であった。

#### 5-2: 肝臓を左葉、右葉で分けた場合

さらに、消毒薬AとEの効果をより詳細 に調べることを目的に、肝臓を生食用とし て提供されていた左葉(部位1と2)と加 熱用として提供されていた右葉(部位3-5)に分け、2.5gを10カ所から採取した 結果を表6にまとめた。最も腸内細菌科菌 群の陽性率の低かった消毒薬 A を 2 つの濃 度、すなわち、2,000 ppm と 500 ppm で評 価した。その結果、500 ppm の場合、右葉 では凍結無しで 100%大腸菌群が陽性であ ったのに対し、左葉では凍結無しで 44%の 陽性率であった。凍結することで左葉の陽 性率は33%まで下がったが、2次増菌を行 うと89%まで上がった。2,000 ppm を用い た場合もほぼ同様の結果であった(表6)。 しかしながら、消毒薬 E を用いた場合、凍 結無しで左葉の陽性率は8%であったのに 対し右葉では33%であった。左葉では凍結 後、2次増菌を行うことで陽性率は50%と なった。

#### D. 考察

牛の肝臓内から検出される大腸菌群の由 来を調べる目的で、牛の消化管内、胆汁、 牛肝臓内の大腸菌群細菌の分布について調 べた。その結果、唾液から肛門に至るまで 調べた全ての部位から大腸菌群は検出され た。大腸菌群の菌数は、第一胃から肛門に 近づくに従い増加した。一方、胆汁の陽性 率は 11%で、肝臓内の陽性率は 22%から 63%と胆汁よりも高い陽性率を示した。こ のことは胆汁が必ずしも肝臓内の大腸菌群 の汚染源となっていない可能性を示してい る。但し、高濃度の大腸菌群が胆汁で検出 された場合、肝臓内でも比較的高濃度の大 腸菌群が検出されたので胆汁も主要な汚染 源の1つであることに間違いはない。一方、 大腸菌群が検出された肝臓の切片を作製し、 組織化学的に肝臓内での菌の汚染部位を調 べたところ、一つは胆管、もう一つは門脈 や類洞等の血管で検出された。すなわち、 胆管以外にも血管が汚染源となっている可 能性が示唆された。肝臓を牛個体から切り 離した際、門脈の切断部位は肝臓表面に露 出しており、部位3-5は損傷を受けている 場合も多々あり、門脈を含め損傷を受けた 部位を介して汚染する可能性は十分あると 考えられる。したがって、屠畜解体後の肝 臓の内部が汚染しないよう門脈部分の衛生 的な取り扱いが重要である。

牛肝臓内の大腸菌群の陽性率及び菌数を季節別に解析した結果、生食用として提供されていた部位1と2、加熱用として提供されていた部位3-5とも夏場でそれぞれ32-46%、77-81%であるのに対し、冬場ではそれぞれ13-25%、42-50%であった。胆汁中に大腸菌群が高濃度で検出された場合を除けば、季節に関係なく肝臓内の大腸菌群の菌数は部位1と2(生食用として提供されていた)で102 CFU/g以下、部位3-

5 (加熱用として提供されていた)では 10³ CFU/g 以下であった。一方 Sawdust Liverでは、部位 1 と 2 の大腸菌群の陽性率は50-60%、部位 3-5で80-85%と高い値となり、さらに、汚染菌数も胆汁からの汚染の影響を受けているとはいえ 10 から 107 CFU/g と高い値を示した(図4)。 牛肝臓内から分離した大腸菌群の 16S rRNA 遺伝子を解析し菌種を同定した結果、Escherichia属、Citrobacter属、Klebsiella属、Serratia属菌であった。このことは、肝臓内の細菌汚染は腸管内あるいは胆汁を介している可能性が強く示唆された。

最も重要な点は、牛肝臓内に STEC が存 在するかどうかである。そこで、牛肝臓内 に STEC が存在するかどうか、もし存在す るとすればその汚染源はどこなのかを調べ る目的で牛の各消化管部位における stx 遺 伝子の分布について調べた。stx 遺伝子は唾 液でも22%で陽性となり第一胃内容物から 肛門に近づくに従って陽性率は高くなった。 肛門では内容物より組織の方でより高率に stx 遺伝子が検出された。しかしながら、胆 汁では調べた232検体全て陰性であり、肝 臓内部も生食用として提供されていた部位 1と2では全て陰性、陽性となったのは加 熱用として提供されていた部位3-5と外 部からの汚染を受けやすい部位であった。 実際、肝臓表面の汚染率は8.8%と高く、部 位3-5の汚染も門脈あるいは損傷を受け た部位から起こっていることも考えられる。 すなわち、牛肝臓内の STEC 汚染は屠畜解 体後の糞便汚染の影響を受けている可能性 がある。一方、表2で示した結果は、0.5 g/1 g 当たりで検出されたかどうか、表 3 に示 した結果では50g当たり検出されたかどう

かという結果である。スパイク実験を行い、それぞれの検出下限を調べた結果、0.5~g/1~g では 62~CFU/50~g、50~g では 6.2~CFU/50~g であった。一方、 $2~\chi$  増菌後に腸内細菌科菌群が検出された検体を用いても PCR 法でstx 遺伝子が検出されなかったことから、肝臓内部(部位  $1~e^2$ )における STEC 汚染の可能性は低いと予想される。

肝臓内の大腸菌群、腸内細菌科菌群を種々の消毒薬と凍結融解法を組み合わせて各種消毒薬の殺菌効果を評価したところ、消毒薬の種類によって差が有ることがわかった。現状での塩素系消毒薬と凍結融解を組み合わせただけでは完璧ではないがではないができれば生レバーを提供でするできれば生レバーを提供できるできれば生レバーを提供できるできれば生レバーを提供できるできれば生しができれば生レバーを提供できるできれば生しができためにも、牛肝臓内での腸内細菌群の分布、STECが存在する可能性についてさらに検体数を増やして、データを積み上げて慎重に議論する必要がある。

#### E. 結論

牛肝臓内の腸内細菌科菌群汚染は胆管あるいは血管を介していると考えられる。汚染率には季節性があり、冬場に少なく夏場に多い傾向であった。塩素系消毒薬と凍結融解を組み合わせることである程度の殺菌効果は認められたが、現状では十分でなく更なる検討が必要である。

一方、胆汁や部位 1 と 2 からは stx 遺伝子は検出されず、肝臓表面や部位 3-5 から stx 遺伝子が検出されたことから、牛肝臓内の STEC 汚染は屠畜解体後の糞便汚染が関

係している可能性が考えられた。大腸菌群が高濃度に検出された検体があったことを踏まえつつ、今後、さらに検体数を増やして検討して行く必要がある。

臓内には大腸菌群の汚染率が高く、牛肝臓を生で食べることは免疫力の弱い小児やお年寄りでは大きなリスクとなる可能性がある。

#### F. 健康危機情報

牛の肝臓内から直接 STEC の存在は確認できなかったが、大腸菌群及び腸内細菌科菌群が検出され、また、塩素系消毒薬と凍結融解を組み合わせた方法で完全に殺菌することができなかった。現状では、牛の肝

#### G. 研究発表

無し

H. 知的財産権の出願,登録状況 無し

表1.牛の各消化管部位における stx 遺伝子の分布

採取部位 [検体数]	stx1 陽性数	stx2 陽性数	stx1/2 陽性数	合計(%)
舌 [46]	1	1	1	3 (6.5)
唾液 [41]	1	3	5	9 (22)
胆汁 [232]	0	0	0	0 (0)
肝臓内部 [253]	0	3	0	3 (1.2)
肝臓表面 [181]	0	15	1	16 (8.8)
第一胃内容物 [46]	2	1	1	4 (8.7)
十二指腸組織 [68]	1	2	1	4 (5.9)
十二指腸内容物 [68]	2	6	2	10 (15)
盲腸組織 [69]	4	12	2	18 (26)
盲腸内容物 [69]	4	12	2	18 (26)
肛門組織 [220]	10	116	56	182 (83)
肛門内容物 [65]	6	16	7	29 (45)

表 2 . 肝臓内部、表面、胆汁及び肛門組織における stx 遺伝子の分布 (0.5 g/1.0 g 相当)

		Sawdust (%)			
	stx1	stx2	stx1/2	合計	stx2
部位 1	0\$/201# (0)	0/201 (0)	0/201 (0)	0/201 (0)	0/20 (0)
部位 2	0/205 (0)	0/205 (0)	0/205 (0)	0/205 (0)	0/20 (0)
部位 3	0/200 (0)	1*/200 (0.5)	0/200 (0)	1/200 (0.5)	1/20 (5)
部位 4	0/191 (0)	3*/191 (1.6)	0/191 (0)	3/191 (1.6)	0/20 (0)
部位 5	0/191 (0)	1*/191 (0.5)	0/191 (0)	1/191 (0.5)	1/20 (5)
肝臓表面	0/133 (0)	9/133 (6.8)	1/133 (0.8)	10/133 (7.5)	ND
胆汁	0/196 (0)	0/196 (0)	0/196 (0)	0/196 (0)	0/20 (0)
肛門組織	7/190 (3.7)	104/190 (55)	155/190 (23)	155/190 (82)	ND

<sup>\*1</sup> 検体で、部位3、4、5全てで stx2 遺伝子が陽性となった。#総検体数、\$陽性検体数

表3. 肝臓内部、表面、胆汁及び肛門組織における stx 遺伝子の分布 (50 g 相当)

遺伝子	肝臓左葉 (%)	肝臓右葉	肝臓表面	胆汁	肛門組織
stx1	0 (0)	0 (0)	0 (0)	0 (0)	3 (10)
stx2	0 (0)	0 (0)	6 (13)	0 (0)	12 (40)
stx1/2	0 (0)	0 (0)	0 (0)	0 (0)	12 (40)
合計	0\$/48# (0)	0/48 (0)	6/48 (13)	0/36 (0)	27/30 (90)

<sup>#</sup>総検体数、\$陽性検体数

表4.各種消毒薬で殺菌消毒した場合の部位ごとの肝臓内大腸菌群陽性率

消毒薬	部位 1 (%)	部位 2	部位 3	部位 4	部位 5	胆汁
A* [61#]	16\$ (26)	14 (23)	34 (56)	31 (51)	38 (62)	11 (18)
B** [16]	12 (75)	11 (69)	14 (88)	16 (100)	16 (100)	4/15# (27)
C*** [7]	5 (71)	6 (86)	5 (71)	7 (100)	7 (100)	0/4# (0)
D## [9]	5 (56)	6 (67)	7 (88)	9 (100)	9 (100)	0 (0)
E <sup>\$\$</sup> [14]	0 (0)	0 (0)	13 (93)	11 (79)	12 (86)	0 (0)

調査時期:\*H27/1-H27/9, \*\*H27/5-H27/8, \*\*\*H27/6-H27/8, ##H27/8-H27/9, \$\$H26/10-H26/12, #総検体数, \$陽性検体数

表5.部位1と2を各種消毒薬で消毒後、凍結無・有、凍結後2回増菌後の細菌陽性率

消毒薬	部位 1 (%)			部位 2		
	凍結無+	凍結有+	凍結 2 次増菌&	凍結無+	凍結有+	凍結2次増菌&
A## [25#]	ND	2 (8)	10 (40)	ND	1 (4)	12 (48)
A* [30]	13 (43)	11 (37)	18 (60)	12 (40)	8 (27)	18 (60)
B** [16]	12 (75)	9 (56)	15 (94)	11 (69)	9/15# (60)	15/15# (100)
C*** [7]	5 (71)	4 (57)	7 (100)	6 (86)	4 (57)	7 (100)
D## [9]	5 (56)	3 (33)	9 (100)	6 (67)	3 (33)	8 (89)
E <sup>\$\$</sup> [14]	0 (0)	NA	10 (71)&&	0 (0)	NA	13 (93)##

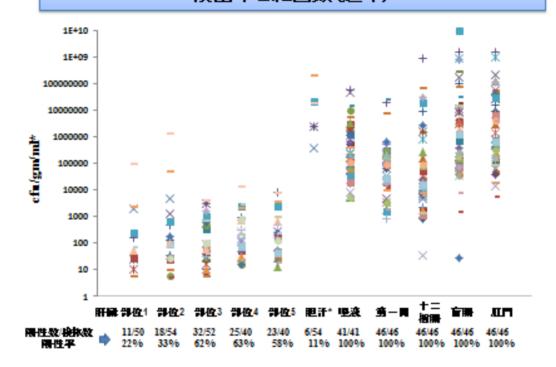
調査時期:##H27/1-H27/3,\*H27/4-H27/9,\*\*H27/5-H27/8,\*\*\*H27/6-H27/8,##H27/8-H27/9, \$\$H26/10-H26/12,+大腸菌群,&腸内細菌科菌群,#総検体数、&&凍結後 BPW による 1 次増菌の結果

表6.各種消毒薬の部位ごとの肝臓内大腸菌群、腸内科細菌菌群の殺菌効果

消毒薬	左葉:部位1と2(%)			右葉:部位 3-5	胆汁
	凍結無+ 凍結有+ 凍結2次増菌&		凍結無+	凍結無+	
A 500 ppm [18#]s	8\$ (44)	6 (33)	16 (89)	18 (100)	6/14# (43)
A 2,000 ppm [22] <sup>§</sup>	10 (45)	5 (23)	19 (86)	21 (95)	2/15# (13)
E 400 ppm [12]ss	1 (8)	1 (8)	6 (50)	4 (33)	1/10 (10)

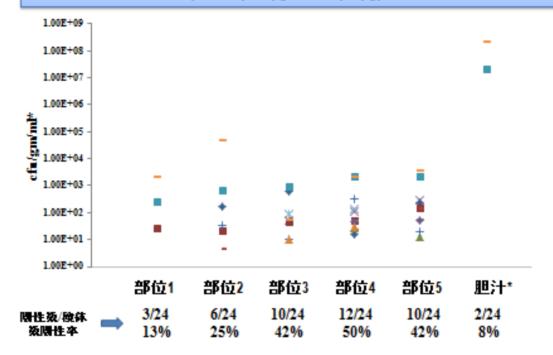
<sup>#</sup>総検体数、\$陽性検体数、+大腸菌群,&腸内細菌科菌群,\$H27/10-H27/12、\$\$H28/1

## 図1. 牛肝臓及び消化管各部位における大腸菌群細菌の 検出率と細菌数(通年)

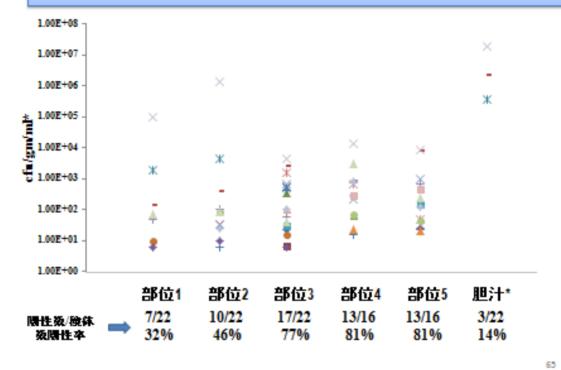


63

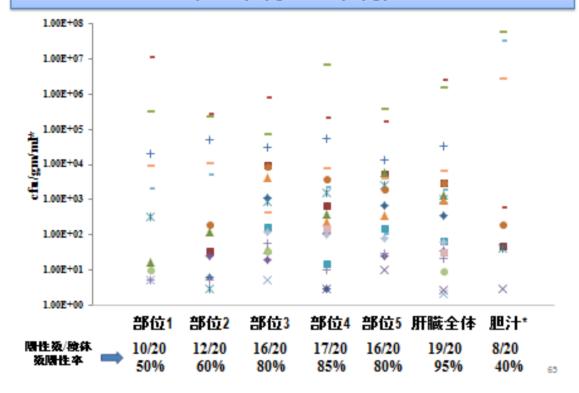
### 図2. 冬場の牛肝臓内における大腸菌群細菌の陽性率と細菌数 (2013年10月-2014年3月)

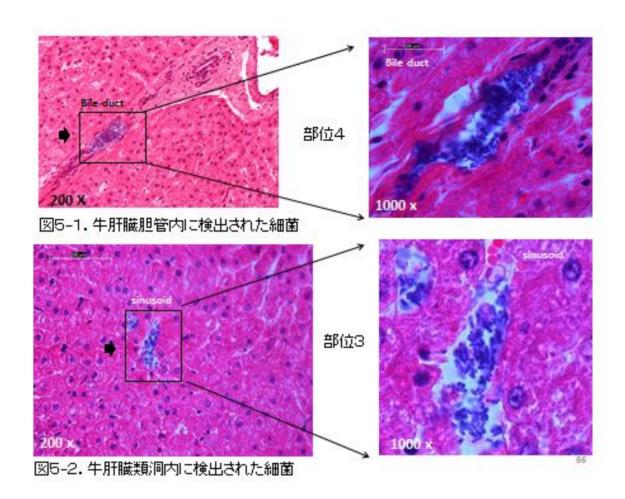


## 図3. 夏場の牛肝臓内における大腸菌群細菌の陽性率と細菌数 (2013年5月-9月、2014年4月-8月)



## 図4. Sawdustの牛肝臓における大腸菌群細菌の陽性率と細菌数 (2013年9月~2014年4月)





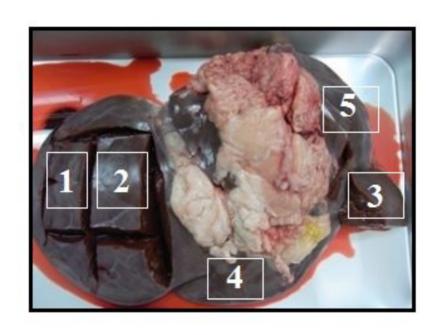


図6. 牛肝臓から採取した部位(1-5)を示す 左葉(部位1と2)、右葉(部位3-5)

67