

プリオン評価書（案）

牛海綿状脳症（BSE）対策の見直し
に係る食品健康影響評価

2012年9月

食品安全委員会
プリオン専門調査会

目 次

	頁
＜審議の経緯＞.....	5
＜食品安全委員会委員名簿＞.....	5
＜食品安全委員会プリオン専門調査会専門委員名簿＞.....	5
要 約.....	6
I. 背景及び評価に向けた経緯.....	8
1. はじめに.....	8
2. 諮問の背景.....	8
3. 諮問事項.....	9
4. 本評価の考え方.....	10
II. BSE の現状.....	12
1. 日本の BSE の検査頭数と BSE の検査陽性頭数.....	12
2. 世界の BSE 発生頭数の推移.....	13
3. 各国の BSE 検査体制.....	15
4. 各国の特定危険部位（SRM）.....	16
5. 各国の飼料規制.....	17
III. 感染実験等に関する科学的知見.....	19
1. BSE プリオンの経口感染実験による知見.....	19
（１）異常プリオンたん白質（PrP ^{Sc} ）と BSE プリオン感染性のウシ生体内におけ る組織分布.....	19
（２）ウシへの BSE プリオン投与量と潜伏期間.....	27
2. BSE 野外発生牛における知見.....	30
感染実験等に関する科学的知見のまとめ.....	33
IV. 牛群の感染状況.....	35
1. 日本.....	35
（１）飼料規制等の概要.....	35
（２）BSE サーベイランスの状況.....	36
（３）BSE 発生状況.....	36
2. 米国.....	40
（１）飼料規制等の概要.....	40
（２）BSE サーベイランスの状況.....	41
（３）BSE 発生状況.....	43
3. カナダ.....	44
（１）飼料規制等の概要.....	44
（２）BSE サーベイランスの状況.....	46
（３）BSE 発生状況.....	48
4. フランス.....	49
（１）飼料規制等の概要.....	49

1	(2) BSE サーベイランスの状況	51
2	(3) BSE 発生状況	53
3	5. オランダ	55
4	(1) 飼料規制等の概要	55
5	(2) BSE サーベイランスの状況	56
6	(3) BSE 発生状況	57
7	牛群の感染状況のまとめ	59
8	V. SRM 及び食肉処理	60
9	1. 日本	60
10	(1) SRM 除去	60
11	(2) と畜処理の各プロセス	60
12	(3) その他	61
13	2. 米国	62
14	(1) SRM 除去	62
15	(2) と畜処理の各プロセス	63
16	(3) その他	63
17	3. カナダ	64
18	(1) SRM 除去	64
19	(2) と畜処理の各プロセス	65
20	(3) その他	65
21	4. フランス	66
22	(1) SRM 除去	66
23	(2) と畜処理の各プロセス	67
24	(3) その他	68
25	5. オランダ	69
26	(1) SRM 除去	69
27	(2) と畜処理の各プロセス	70
28	(3) その他	70
29	SRM 及び食肉処理のまとめ	72
30	VI. 非定型 BSE	77
31	1. 背景	73
32	2. 非定型 BSE プリオンの性状及び牛生体内における組織分布	74
33	3. 非定型 BSE プリオンの感染性	75
34	(1) マウス又はウシを用いた感染実験	75
35	(2) サルを用いた感染実験	78
36	4. 非定型 BSE の疫学的特徴	79
37	非定型 BSE のまとめ	83
38	VII. 変異型クロイツフェルト・ヤコブ病 (vCJD)	85
39	1. 変異型クロイツフェルト・ヤコブ病 (vCJD) の発生状況及び疫学	85

1	(1) vCJD に関する背景	85
2	(2) 世界の vCJD 患者発生数	86
3	(3) vCJD の疫学	88
4	2. BSE のヒトへの感染リスク	90
5	(1) ウシとヒトの種間バリア	90
6	(2) ヒト PrP を過剰発現するトランスジェニックマウスを用いた BSE プリオン	
7	の感染実験	91
8	(3) サルを用いた定型 BSE プリオンの感染実験	92
9	VIII 食品健康影響評価	96
10	<参考>	103
11	<別紙 1 : 略称>	106
12	<参考文献>	108
13		
14		
15		

1				
2	<審議の経緯>			
	2011 年	12 月	19 日	厚生労働大臣より牛海綿状脳症（BSE）対策の見直しに係る食品健康影響評価について要請、関係書類の接受
	2011 年	12 月	22 日	第 413 回食品安全委員会（要請事項説明）
	2012 年	1 月	19 日	第 67 回プリオン専門調査会
	2012 年	2 月	27 日	第 68 回プリオン専門調査会
	2012 年	3 月	23 日	第 69 回プリオン専門調査会
	2012 年	4 月	24 日	第 70 回プリオン専門調査会
	2012 年	5 月	29 日	第 71 回プリオン専門調査会
	2012 年	6 月	26 日	第 72 回プリオン専門調査会
	2012 年	7 月	24 日	第 73 回プリオン専門調査会
	2012 年	9 月	5 日	第 74 回プリオン専門調査会

3
4 **<食品安全委員会委員名簿>**

5	(2012 年 6 月 31 日まで)	14	(2012 年 7 月 1 日から)
6	小泉直子（委員長）	15	熊谷 進（委員長）
7	熊谷 進（委員長代理）	16	佐藤 洋（委員長代理）
8	長尾 拓	17	山添 康（委員長代理）
9	廣瀬雅雄	18	三森国敏（委員長代理）
10	野村一正	19	石井克枝
11	畑江敬子	20	上安平冽子
12	村田容常	21	村田容常
13		22	

23
24 **<食品安全委員会プリオン専門調査会専門委員名簿>**

25	酒井健夫（座長）
26	水澤英洋（座長代理）
27	小野寺節
28	甲斐 諭
29	門平睦代
30	佐多徹太郎
31	筒井俊之
32	永田知里
33	中村好一
34	堀内基広
35	毛利資郎
36	山田正仁
37	山本茂貴

38

1 要 約

食品安全委員会プリオン専門調査会は、牛海綿状脳症（BSE）対策の見直しに係る食品健康影響評価について、厚生労働省からの要請を受け、参照した各種文献、同省から提出された評価対象 5 か国（日本、米国、カナダ、フランス及びオランダ）に関する参考資料等を用いて調査審議を行い、その結果得られた知見から、諮問内容のうち、（１）の国内措置及び（２）の国境措置に関する食品健康影響評価を先行して実施した。

評価に当たっては、食品安全委員会においてこれまでに実施してきた、食品健康影響評価において得られた知見のほか、BSE の現状、感染実験、牛群の感染状況、SRM 及び食肉処理、非定型 BSE、変異型クロイツフェルト・ヤコブ病（vCJD）等に関する最新の科学的知見に基づき、総合的に評価を実施した。

BSE については、1990 年代前半をピークとして、英国を中心に欧州において多数発生し、1996 年には、世界保健機関（WHO）等において BSE の人への感染が指摘された。世界の BSE 発生頭数は累計で 190,614 頭（2012 年 7 月現在）である。発生のピークであった 1992 年には年間 37,316 頭の BSE 発生報告があったが、その後、飼料規制の強化等により発生頭数は大幅に減少し、2010 年には 45 頭、2011 年には 29 頭の発生となっている。なお、評価対象の 5 か国においては、2004 年 8 月生まれの 1 頭を最後に、これまでの 8 年間に生まれた牛に BSE の発生は確認されていない。

評価結果の概要は以下のとおりである。

現行の飼料規制等のリスク管理を前提とし、牛群の BSE 感染状況、感染リスク及び BSE 感染における牛と人との「種間バリア」の存在を踏まえると、評価対象の 5 か国に関しては、諮問対象月齢である 30 か月齢以下の牛由来の牛肉及び牛内臓（扁桃及び回腸遠位部以外）の摂取に由来する BSE プリオンによるヒトでの vCJD 発症は考え難い。

したがって、食品安全委員会プリオン専門調査会は、得られた知見を総合的に考慮し、諮問内容のうち（１）の国境措置及び（２）の国境措置に関して、以下のとおり判断した。

（１）国内措置

ア 検査対象月齢

検査対象月齢に係る規制閾値が「20 か月齢」の場合と「30 か月齢」の場合のリスクの差は、あったとしても非常に小さく、人への健康影響は無視できる。

イ SRM の範囲

頭部（扁桃を除く。）、せき髄及びせき柱について、SRM の範囲が「全

月齢」の場合と「30 か月齢超」の場合のリスクの差は、あったとしても非常に小さく、人への健康影響は無視できる。

(2) 国境措置

ア 月齢制限

米国、カナダ、フランス及びオランダに係る国境措置に関し、月齢制限の規制閾値が「20 か月齢」（フランス及びオランダについては「輸入禁止」）の場合と「30 か月齢」の場合のリスクの差は、あったとしても非常に小さく、人への健康影響は無視できる。

イ SRM の範囲

米国、カナダ、フランス及びオランダに係る国境措置に関し、頭部（扁桃を除く。）、せき髄及びせき柱について、SRM の範囲が「全月齢」の場合と「30 か月齢超」の場合のリスクの差は、あったとしても非常に小さく、人への健康影響は無視できる。

I. 背景及び評価に向けた経緯

1. はじめに

1990 年代前半をピークとして、英国を中心に欧州において多数の牛海綿状脳症（BSE）が発生し、1996 年には、世界保健機関（WHO）等において BSE の人への感染が指摘された。一方、2001 年 9 月には、国内において初の BSE の発生が確認されている。こうしたことを受けて、我が国はこれまで、国内措置及び国境措置からなる各般の BSE 対策を講じてきた。

食品安全委員会は、これまで、自ら評価として、食品健康影響評価を実施し、①「日本における牛海綿状脳症（BSE）対策について－中間とりまとめ－（2004 年 9 月）」を取りまとめるとともに、厚生労働省及び農林水産省からの要請を受けて、食品健康影響評価を実施し、②「我が国における牛海綿状脳症（BSE）対策に係る食品健康影響評価（2005 年 5 月）」、③「米国・カナダの輸出プログラムにより管理された牛肉・内臓を摂取する場合と、我が国の牛に由来する牛肉・内臓を摂取する場合のリスクの同等性に係る食品健康影響評価（2005 年 12 月）」について取りまとめた。その後、自ら評価として、食品健康影響評価を実施し、④「我が国に輸入される牛肉及び牛内臓に係る食品健康影響評価（オーストラリア、メキシコ、チリ、コスタリカ、パナマ、ニカラグア、ブラジル、ハンガリー、ニュージーランド、バヌアツ、アルゼンチン、ホンジュラス、ノルウェー：2010 年 2 月から 2012 年 5 月）」を取りまとめた。

今般、厚生労働省から、改めて BSE 対策の見直しを行うための食品健康影響評価の要請（諮問）があった。

2. 諮問の背景

厚生労働省から評価要請のあった 2011 年 12 月時点において、日本において 2001 年に BSE 対策が開始されてから約 10 年が経過することから、その対策の効果、国際的な状況の変化等を踏まえ、国内の検査体制、輸入条件といった食品安全上の対策全般について、最新の科学的知見に基づき再評価を行うことが必要とされている。

国内措置については、前回の食品健康影響評価の実施（2005 年 5 月）から約 6 年が経過し、これまでの BSE 検査の結果、2001 年に強化された飼料規制の効果、若齢の BSE 検査陽性牛のマウスによる感染実験の結果、国内外の感染実験の結果等の新たな知見を踏まえた再評価が必要とされている。

国境措置についても、米国産及びカナダ産の牛肉等については、前回の食品健康影響評価の実施（2005 年 12 月）から約 6 年が経過し、また、他の BSE 発生国産の牛肉等については、暫定的に輸入停止措置が講じられてから、約

10 年が経過しており、各国の飼料規制及びサーベイランスの実施状況、食肉処理段階の措置等を踏まえ、現在のリスクの評価が必要とされている。

なお、日本と同様の BSE 対策を実施している欧州連合（EU）では、近年、リスク評価結果に基づき、段階的な対策の見直しが行われている。

3. 諮問事項

厚生労働省からの諮問事項及びその具体的な内容は以下のとおりである。

牛海綿状脳症（BSE）対策について、以下の措置を講ずること。

(1) 国内措置

ア と畜場における BSE 検査について、牛海綿状脳症対策特別措置法（平成 14 年法律第 70 号）第 7 条第 1 項の規定に基づく検査の対象となる牛の月齢の改正。

イ 特定部位について、牛海綿状脳症対策特別措置法第 7 条第 2 項並びにと畜場法（昭和 28 年法律第 114 号）第 6 条、第 9 条の規定に基づき、衛生上支障のないように処理しなければならない牛の部位の範囲の改正。

ウ 牛のせき柱を含む食品等の安全性確保について、食品衛生法（昭和 22 年法律第 233 号）第 11 条及び第 18 条に基づく規格基準の改正。

(2) 国境措置

① 米国及びカナダから輸入される牛肉及び牛の内臓について、輸入条件の改正。

② フランス及びオランダから輸入される牛肉及び牛の内臓について、輸入条件の設定。

（具体的な諮問内容）

具体的に意見を求める内容は、以下のとおりである。

(1) 国内措置

ア 検査対象月齢

現行の規制閾値である「20 か月齢」から「30 か月齢」とした場合のリスクを比較。

イ SRM の範囲

頭部（扁桃を除く。）、せき髄及びせき柱について、現行の「全月齢」から「30 か月齢超」に変更した場合のリスクを比較。

(2) 国境措置（米国、カナダ、フランス及びオランダ）

ア 月齢制限

現行の規制閾値である「20 か月齢」から「30 か月齢」とした場合のリスクを比較。

イ SRM の範囲

頭部（扁桃を除く。）、せき髄及びせき柱について、現行の「全月齢」から「30 か月齢超」に変更した場合のリスクを比較。

※ フランスとオランダについては、現行の「輸入禁止」から「30 か月齢」とした場合のリスクを比較。

(3) 上記 (1) 及び (2) を終えた後、国際的な基準を踏まえてさらに月齢の規制閾値（上記 (1) ア及び (2) ア）を引き上げた場合のリスクを評価。

4. 本評価の考え方

3 に記載の厚生労働省からの諮問事項を踏まえ、食品安全委員会プリオン専門調査会は、評価に当たって整理すべき事項について検討を行った。

具体的には、以下のような考え方に基づいて検討を進め、食品健康影響評価を実施することとした。なお、概要は図 1 に示すとおりである。

- これまでの BSE のリスク評価と同様に、①生体牛のリスク、②食肉等のリスク、③変異型クロイツフェルト・ヤコブ病(vCJD)発生のリスクの順で検討を行う。
- 生体牛のリスクについては、BSE プリオンの感染性及び牛群の感染状況について検討を行う。
- BSE プリオンの感染性については、主に感染実験のデータから、異常プリオンたん白質の分布（蓄積部位：中枢神経系、その他の部位）、異常プリオンたん白質の蓄積時期（感染実験の用量の影響、感染と発症の関連等）等について検討を行う。
- 牛群の感染状況については、BSE の発生状況（月齢構成やサーベイランスの状況）、侵入リスク（生体牛や肉骨粉等の輸入量）、国内安定性(飼料規制、SRM の利用実態、レンダリングの状況、交差汚染防止対策等)について検討を行う。評価に当たっては、自ら評価で用いた手法の適用についても検討を行う。
- 食肉等のリスクについては、その際、と畜場での管理状況（SRM の除去、ピッシングの状況、と畜場での検査、と畜月齢の分布等）を確認し、SRM の範囲及び月齢（検査対象、国境措置）について検討を行う。
- 従来の BSE と異なる非定型 BSE について、入手できたデータの範囲内で検討を行う。
- vCJD については、発生状況、疫学情報等を確認し、日本における BSE

対策によるリスクの低減等について検討を行う。

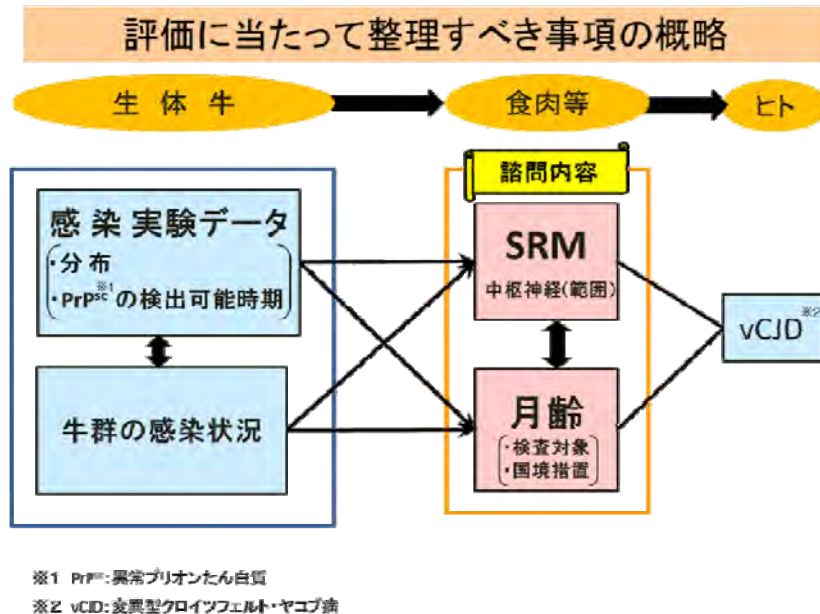


図 1 評価に当たって整理すべき事項の概略

以上のような考え方を踏まえ、BSE に関する最新の科学的知見や、BSE の発生状況、規制状況等について審議した結果得られた知見から、具体的な諮問内容のうち、(1)国内措置及び(2)国境措置に関する一定の評価結果を導き出すことが可能と考えた。

厚生労働省からの諮問においても、(1)の国内措置及び(2)の国境措置に関するとりまとめを終えた後、(3)のさらに月齢閾値を引き上げた場合のリスクを評価することとされていることを踏まえ、食品安全委員会プリオン専門調査会は、まず(1)の国内措置及び(2)の国境措置に関する取りまとめを先行して行うこととした。

II. BSE の現状

1. 日本の BSE の検査頭数と BSE の検査陽性頭数

2001 年以降、日本におけると畜場において、これまで BSE 検査を実施した頭数は、地方自治体による自主検査も含めて、約 1,290 万頭となっており、死亡牛検査で実施された約 80 万頭とあわせて、約 1,370 万頭の BSE 検査が実施されている(2001～2011 年(表 1))。これまでのと畜場検査では、21 頭の BSE 感染牛が確認されている。これに、2001 年に千葉県で確認された 1 頭及び家畜保健衛生所における死亡牛検査で確認された 14 頭を加えると、これまでに確認された BSE 検査陽性牛は、合計 36 頭となる(参照 2)。なお、2009 年 2 月以降、BSE 検査陽性牛は確認されていない(2012 年 7 月現在)¹⁾。

国内の BSE 検査陽性牛 36 頭の出生年分布をみると、1996 年と 2000 年にピークが見られるが、2002 年 1 月に出生した牛を最後に、BSE 検査陽性牛は確認されていない。(参照 2)

国内の BSE 検査陽性牛の確認時の月齢分布をみると、30 か月齢以下では、2 頭(21 か月齢及び 23 か月齢)が確認されている(参照 2)。この牛 2 頭については、牛プリオンたん白質を過剰発現するトランスジェニックマウスを用いた感染実験において、感染性は確認されなかったという知見が得られている(参照 3, 4)。

1 表 1 日本における BSE 検査頭数

検査年度	総計	と畜場	死亡牛
2001	524,686	523,591	1,095
2002	1,258,126	1,253,811	4,315
2003	1,301,046	1,252,630	48,416
2004	1,364,276	1,265,620	98,656
2005	1,327,496	1,232,252	95,244
2006	1,313,034	1,218,285	94,749
2007	1,319,058	1,228,256	90,802
2008	1,336,304	1,241,752	94,452
2009	1,328,920	1,232,496	96,424
2010	1,321,899	1,216,519	105,380
2011	1,291,856	1,187,040	104,816
合 計	13,686,701	12,852,252	834,349

2 「牛海綿状脳症（BSE）スクリーニング検査の検査結果について（厚生労働省ホームページ）」
3 ¹⁾及び「牛海綿状脳症（BSE）サーベイランス結果について（農林水産省ホームページ）」²⁾
4 より作成

5

6 2. 世界の BSE 発生頭数の推移

7 OIE に対し報告があった BSE の発生頭数は、累計で 190,629 頭(2012 年 7
8 月現在)である。発生のピークであった 1992 年には年間 37,316 頭の BSE 発
9 生報告があったが、その後、大幅に減少し、2010 年には 45 頭、2011 年には
10 29 頭の発生にとどまっている（図 2）³⁾。これは、飼料規制の強化等により
11 主たる発生国である英国の発生頭数が激減していることに加え、同様に飼料
12 規制を強化した英国以外の国における発生頭数も減少してきていることを反
13 映している。

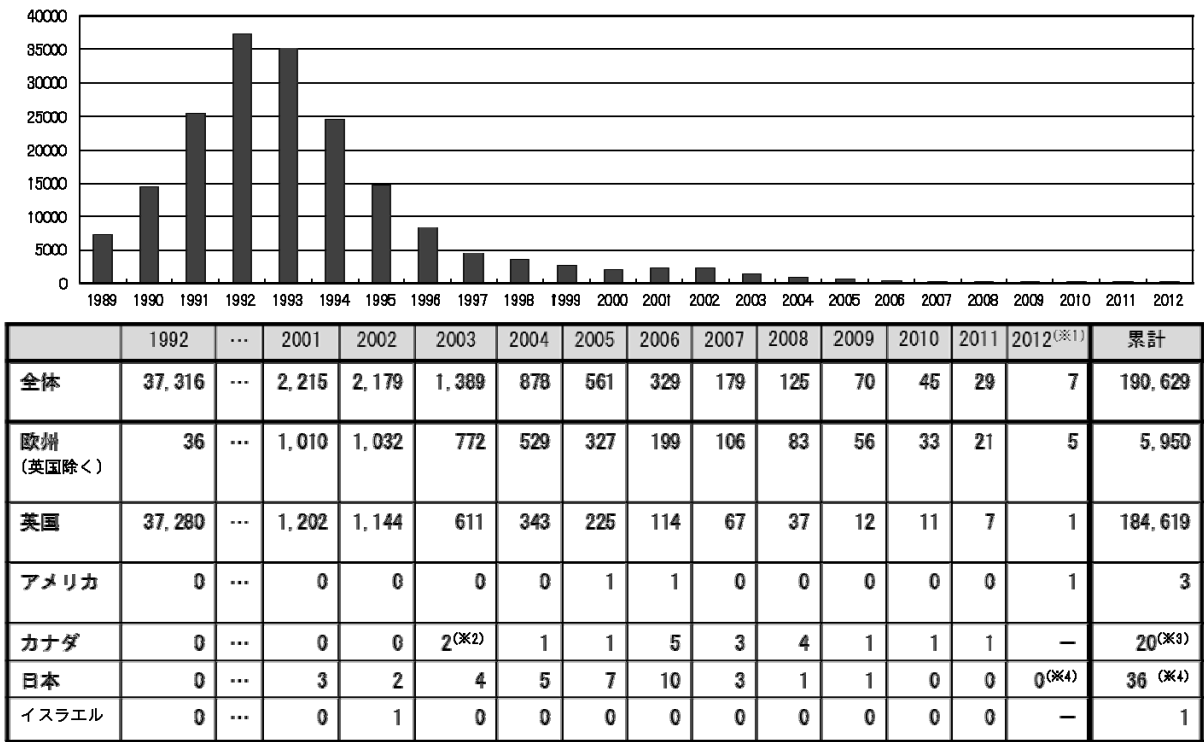
14 これらのことから、飼料規制の導入・強化により、国内外ともに BSE の発
15 生リスクが大幅に低下していることがうかがえる。なお、発生が最も多い EU
16 において確認された BSE 検査陽性牛の平均月齢については、2001 年では健
17 康と畜牛が 76.3 か月齢、高リスク牛が 88.6 か月齢であったが、2010 年には

¹⁾ 牛海綿状脳症（BSE）スクリーニング検査の検査結果について。厚生労働省ホームページ、
<http://www.mhlw.go.jp/houdou/0110/h1018-6.html>

²⁾ 牛海綿状脳症（BSE）サーベイランス結果について。農林水産省ホームページ、
http://www.maff.go.jp/j/syouan/douei/bse/b_sarvei/pdf/1206_survey.pdf

³⁾ 第 69 回プリオン専門調査会(2012 年 3 月 23 日) 資料 2。食品安全委員会ホームページ、
<http://www.fsc.go.jp/fsciis/attachedFile/download?retrievalId=kai20120323pr1&fileId=120>

各々162.5 か月齢、151.7 か月齢となっており、上昇傾向にある。(参照 5)
EU 等における BSE 検査頭数(2001～2010 年)は約 9,600 万頭（表 2）である。



資料は、2012 年 9 月 3 日現在の OIE ウェブサイト情報に基づく。

※ 1：2012 年については、英国(2012 年 7 月 6 日現在)、アメリカ（2012 年 4 月 26 日現在）、他 4 か国について報告されている。

※ 2：うち 1 頭はアメリカで確認されたもの。

※ 3：カナダの累計数は、輸入牛による発生を 1 頭、米国での最初の確認事例(2003 年 12 月) 1 頭を含んでいる。

※ 4：日本については、2012 年 9 月 3 日現在。

図 2 世界における BSE 発生頭数の推移

1 表 2 EU 等における BSE 検査頭数

検査年	総計	健康 と畜牛	死亡牛	緊急 と畜牛	臨床 症状牛	BSE 疑い	BSE 淘汰 (疑似患畜)
2001	8,516,227	7,677,576	651,501	96,774	27,991	3,267	59,118
2002	10,423,882	9,124,887	984,973	182,143	71,501	2,658	57,720
2003	11,008,861	9,515,008	1,118,317	255,996	91,018	2,775	25,747
2004	11,081,262	9,569,696	1,151,530	233,002	107,328	3,210	16,496
2005	10,145,325	8,625,874	1,149,356	266,748	86,826	2,972	13,549
2006	10,152,335	8,663,348	1,309,132	105,898	66,695	2,344	4,918
2007	9,737,571	8,277,202	1,313,959	103,219	39,859	1,861	1,471
2008	10,071,873	8,499,780	1,450,365	76,616	41,655	2,352	1,105
2009	7,485,918	6,294,547	1,110,975	59,594	18,906	844	1,052
2010	7,515,151	6,330,807	1,104,532	58,323	20,451	660	378
合 計	96,138,405	82,578,725	11,344,640	1,438,313	572,230	22,943	181,554

2 ※2001 年、2002 年：EU15 か国のみ

3 2003 年：EU25 か国及びノルウェー

4 2004 年、2005 年：EU25 か国及びブルガリア、ノルウェー

5 2006 年以降：EU27 か国及びノルウェー

6 Report on the monitoring and testing of ruminants for the presence of Transmissible
7 Spongiform Encephalopathy(TSE) in the EU (参照 5)より作成

8

9 3. 各国の BSE 検査体制

10 各国の BSE 検査体制を表 3 に示した。

11 食用目的で処理される牛の BSE 検査は、日本では 21 か月齢以上の牛(参
12 照 6)、EU では、一部の国については例外が設けられているが、原則とし
13 て 72 か月齢を超える牛が対象とされている。(参照 7, 8)

14 また、発生状況調査が実施されているが、高リスク牛を対象とした調査
15 については、国により検査の対象となる牛の状態・症状、月齢について違
16 いがある。

17

1 表 3 各国の BSE 検査体制（2012 年 7 月現在）⁴⁾

	日本	米国・カナダ	フランス・ オランダ	(参考) OIE
食肉検査（健康と 畜牛など）	21 か月齢以上 （20 か月齢以下 は地方自治体が 自主的に実施）	—	72 か月齢超	—（注 3）
発生状況調査（注 1） （高リスク牛（注 2））	24 か月齢以上の 死亡牛等 （24 か月齢未満 であっても中枢 神経症状を呈し た牛や歩行困難 牛等は対象）	30 か月齢超の 高リスク牛、全 月齢の BSE を 疑う神経症状 を呈する牛等	24 か月齢超（フ ランス）、48 か月齢超（オラ ンダ）の高リス ク牛	30 か月齢超の 高リスク牛

2 （注 1） BSE の発生状況やその推移などを継続的に調査・監視するもの。

3 （注 2） 中枢神経症状を呈した牛、死亡牛、歩行困難牛などのこと。

4 （注 3） OIE 基準では、BSE スクリーニング検査の実施を求めている。

5

6 4. 各国の特定危険部位（SRM）

7 各国の SRM を表 4 に示した。

8 SRM の範囲については、日本は全月齢を対象としているが、米国、カナ
9 ダ、EU 及び OIE では、中枢神経系について月齢条件を定めている。SRM
10 のうち、腸については、EU では十二指腸から直腸までの腸管及び腸管膜と
11 されているが、その他の国においては回腸遠位部とされている。また、扁
12 桃については、カナダでは 30 か月齢超が対象とされているが、その他の国
13 では全月齢とされている。

14

15

⁴⁾第 67 回プリオン専門調査会（2012 年 1 月 19 日） 資料 2 を一部改編。食品安全委員会ホームペ
ージ www.fsc.go.jp/fsciis/attachedFile/download?retrievalId=kai20120119pr1&fileId=210

1 表 4 各国の特定危険部位（SRM）⁵⁾

日本	・牛の頭部（舌及び頬肉を除く。）、せき髄及び回腸（盲腸との接続部分から 2 メートルまでの部分に限る。） ・せき柱（胸椎横突起、腰椎横突起、仙骨翼及び尾椎を除く。）
米国	・30 か月齢以上の脳、頭蓋、眼、三叉神経節、せき髄、せき柱（尾椎、胸椎及び腰椎の横突起並びに仙骨翼を除く。）及び背根神経節 ・全月齢の扁桃及び回腸遠位部
カナダ	・30 か月齢以上の頭蓋、脳、三叉神経節、眼、扁桃、せき髄及び背根神経節 ・全月齢の回腸遠位部
EU（フランス、オランダ）	・12 か月齢超の頭蓋（下顎を除き脳、眼を含む。）及びせき髄 ・30 か月齢超のせき柱（尾椎、頸椎・胸椎・腰椎の棘突起及び横突起並びに正中仙骨稜・仙骨翼を除き、背根神経節を含む。） ・全月齢の扁桃、十二指腸から直腸までの腸管及び腸間膜
OIE （管理された リスクの国）	・30 か月齢超の脳、眼、せき髄、頭蓋骨及びせき柱 ・全月齢の扁桃及び回腸遠位部

2

3 5. 各国の飼料規制

4 各国の家畜用飼料への牛の使用禁止部位を表 5 に示した。

5 フランスでは 2000 年 11 月に(参照 9)、オランダでは 2000 年 12 月に(参
6 照 10)、交差汚染防止対策の観点から飼料規制が強化されている。すなわ
7 ち、牛・豚・鶏の肉骨粉が牛・豚・鶏の飼料に利用できないように規制が
8 強化されている。日本では、2001 年 10 月に牛・豚・鶏の肉骨粉を牛の飼
9 料に利用することが禁止されているが、2001 年 11 月に鶏の肉骨粉（チキ
10 ンミール等）を、2005 年に豚の肉骨粉をそれぞれ豚及び鶏の飼料に利用す
11 ることについては、一部条件を設けて規制が解除されている(参照 11)。
12 カナダでは 2007 年 7 月(参照 12)、米国では 2009 年 10 月に(参照 13,
13 14)、全ての飼料への 30 か月齢以上の牛の脳及びせき髄の利用が禁止され
14 ている。なお、米国では、飼料規制における SRM は、食肉における SRM
15 よりも範囲が限定されている。

⁵⁾第 67 回プリオン専門調査会(2012 年 1 月 19 日) 資料 2 を一部改編。食品安全委員会ホームページ、
<http://www.fsc.go.jp/fsciis/attachedFile/download?retrievalId=kai20120119pr1&fileId=210>

1

2 表 5 家畜飼料への牛の使用禁止部位（2012 年 7 月現在）

		日本		米国		カナダ		フランス・ オランダ	
		反すう 動物	反すう 動物以外	反すう 動物	反すう 動物以外	反すう 動物	反すう 動物以外	反すう 動物	反すう 動物以外
脳	30 か月齢 以上	×	×	×	×	×	×	×	×
	30 か月齢 未満	×	×	×	○	×	○	×	×
せき 髄	30 か月齢 以上	×	×	×	×	×	×	×	×
	30 か月齢 未満	×	×	×	○	×	○	×	×
頭蓋		×	×	×	○	×	× (注)	×	×
眼		×	×	×	○	×	× (注)	×	×
三叉神経節		×	×	×	○	×	× (注)	×	×
せき柱		×	×	×	○	×	× (注)	×	×
背根神経節		×	×	×	○	×	× (注)	×	×
扁桃		×	×	×	○	×	× (注)	×	×
回腸遠位部		×	×	×	○	×	×	×	×

3 ×：飼料利用不可 ○：飼料利用可

4 （注）カナダにおける反すう動物以外の家畜飼料への牛の使用禁止部位は、回腸遠位部を

5 除いて、30 か月齢以上の牛の当該部位とされている。⁶⁾

⁶⁾ 第 72 回プリオン専門調査会(2012 年 6 月 26 日)資料 4-1。食品安全委員会ホームページ、
<http://www.fsc.go.jp/fsciis/meetingMaterial/show/kai20120626pr1>

III. 感染実験等に関する科学的知見

1. BSE プリオンの経口感染実験による知見

ウシへの BSE プリオンの経口感染実験等に基づいて、ウシにおける異常プリオンたん白質 (PrP^{Sc}) の組織分布、各組織の感染性⁷⁾及び用量依存的な発症率と潜伏期間の関係等が報告されている。「日本における牛海綿状脳症 (BSE) 対策について—中間とりまとめ—」(参照 15)、「我が国における牛海綿状脳症(BSE)対策に係る食品健康影響評価」(参照 16) 及び「米国・カナダの輸出プログラムにより管理された牛肉・内臓を摂取する場合と、我が国の牛に由来する牛肉・内臓を摂取する場合のリスクの同等性に係る食品健康影響評価」(参照 17)においては、2005 年までの英国における経口感染実験の結果はまとめられている。以下に、主にその後の新しい知見を整理した。

(1) 異常プリオンたん白質 (PrP^{Sc}) と BSE プリオン感染性のウシ生体内における組織分布

①英国の研究グループの研究

英国獣医学研究所(Veterinary Laboratories Agency ; VLA)における研究では、BSE 感染牛脳幹に経口暴露させた Friesian/Holstein 牛の各組織の感染性(伝達性)を調べる目的で、野生型マウス(RⅢマウス及び C57BL/6 マウス)を用いてバイオアッセイ試験が実施された。この試験では、BSE 牛脳幹(RⅢマウスを用いて測定された感染力価は $10^{3.5}$ i.c./i.p.ID₅₀/g⁸⁾)100 g の懸濁液(ホモジネート)を子牛 30 頭(4 か月齢)に経口投与後、2 か月目から 40 か月目まで経時的にと畜し採取した各組織の 10%ホモジネートがマウス脳内(0.02 ml)及び腹腔内(0.1 ml)に接種された。経口投与された牛の延髄には、IHC により投与後 32 か月目以降に PrP^{Sc} が認められ、投与後 32、36、38 及び 40 か月目にはそれぞれ 2 頭中 1 頭(1/2)、3 頭中 3 頭(3/3)、3 頭中 2 頭(2/3)及び 2 頭中 1 頭(1/2)の牛に PrP^{Sc} が認められた。投与後 18、22 及び 26 か月目にと殺されたそれぞれ 3、3 及び 1 頭の牛には PrP^{Sc} が認められなかった。バイオアッセイ試験の結果、延髄尾側部、せき髄及び背根神経節(Dorsal Root Ganglion:DRG)の各組織の感染性は、投与後 26 か月目までは認められなかったが、32 か月目より認められた。(参照 18, 19)

Arnold らは同研究において、投与後 6、10、14、18、36、38 及び 40 か月後に 1～3 頭のウシをと畜し、中枢神経系(Central Nervous System: CNS)、背根神経節(Dorsal Root Ganglion:DRG)、回腸遠位部等組織の 10%

⁷⁾ ウシの各組織をマウスに脳内及び腹腔内接種後、マウス脳内に異常プリオンたん白質 (PrP^{Sc}) が検出できるまでの潜伏期間を指標にして調べた、各組織由来プリオンの感染性。

⁸⁾ ウシの組織 1 g あたりの感染力価。

ホモジネートを同じ時期のウシについてプールし、それを上記バイオアッセイに供することによって、各組織の感染力価を推定した。この推定に基づく、RⅢマウスを用いた感染力価の検出限界は $10^{-1.3}$ i.c./i.p.ID₅₀/g と考えられた。DRG は CNS より感染性が低く、胸部 DRG 及び頸部 DRG の平均感染力価は CNS の感染性に比べてそれぞれ約 10 i.c./i.p.ID₅₀/g 及び $10^{1.5}$ i.c./i.p.ID₅₀/g 低いと考えられた。回腸遠位部の感染性は、投与後 6 か月目から認められ、14～18 か月目で高くなり、その後減少し、36 か月目まで感染性は認められず、38 か月目より 40 か月目に向けて再び高くなった。回腸遠位部の感染性は、上記のように接種後の期間によって差が大きく、RⅢマウスを用いて測定された感染力価の 95%信頼区間は、 $10^{-1.12}$ ～ $10^{1.94}$ i.c./i.p.ID₅₀/g と推定された。感染価の最高値は 14 か月後に認められ、 $10^{1.59}$ i.c./i.p.ID₅₀/g（平均）であり、ウシ経口感染価に換算すると $10^{-1.21}$ ID₅₀/g であった。また、投与後月齢ごとにプールした延髄組織（10%ホモジネート）の感染性を、RⅢ マウスの脳内と腹腔に接種することによって調べられた。マウスへの感染は、投与後 22 及び 26 か月目には認められなかったが、32、36、38 及び 40 か月目には認められ、月齢の進行に伴って感染価が高まった。この実験結果から著者らは、32 か月目の中枢神経系の感染価を牛経口投与感染価として $10^{-2.7}$ ID₅₀ と推定した。（参照 20）

Wells らは、上記の BSE 実験感染牛の各組織の感染性についてウシを用いたバイオアッセイで調べた。すなわち、経口投与 6～36 か月目の間にと畜され、採取された上記 BSE 実験感染牛の CNS、腸管、肝臓、脾臓、腎臓、胸腺、腸間膜リンパ節、扁桃、筋肉等の各組織を、投与月齢ごとにプールし、その 10%ホモジネート 1.0 ml を 4～6 週齢の Holstein-Friesian 子牛(5 頭/群)に脳内接種した後に、臨床症状の発現経過を調べると共に脳内における PrP^{Sc} の蓄積を ELISA、免疫組織化学（Immunohistochemistry ; IHC）及びウエスタンブロット（Western blotting ; WB）の各免疫学的試験で調べた。その結果、経口投与後 26 か月目の BSE 実験感染牛から採取された延髄又はせき髄の各組織を脳内接種されたウシには、接種後 90 か月目までの観察期間中に発症が認められず、と畜後のいずれの免疫学的試験によっても、その脳組織中に PrP^{Sc} は検出されなかった。しかし、経口投与後 32 か月目の BSE 実験感染牛から採取された延髄又はせき髄の各組織を脳内接種されたウシは、それぞれ 5 頭のウシの全てが接種後 22～24 か月後に発症し、その脳組織では、用いられた全ての試験により、PrP^{Sc} が検出された。また、経口投与後 6 か月目、10 か月目及び 18 か月目の BSE 実験感染牛から採取された回腸遠位部の組織を脳内接種されたウシは、それぞれ 5 頭全てが発症し、脳組織中に PrP^{Sc} が検出された。経口投与 10 か月目の BSE

実験感染牛から採取された口蓋扁桃組織については、脳内接種された 5 頭のうち 1 頭に発症が認められ、脳組織中に PrP^{Sc} が検出された。しかし、BSE 実験感染牛から採取されたその他の組織はいずれも、脳内接種後 65～98 か月目までの観察期間中に症状を発現することなく、PrP^{Sc} の蓄積も認められなかった。(参照 18, 21, 22)

なお、経口投与によるウシの 1 ID₅₀ は脳内・腹腔内接種による RIII マウスの 10^{2.8} ID₅₀ に等しく、脳内・腹腔内接種による RIII マウスの 1 ID₅₀ は脳内接種によるウシの 10^{2.7} ID₅₀ に等しいことから、経口投与によるウシの 1 ID₅₀ は脳内接種によるウシの 10^{5.5} ID₅₀ に等しいものと考えられている。(参照 23)

VLA における別の研究では、生後 4～6 か月齢の子牛 100 頭ずつに、100 g 又は 1 g の BSE 牛脳幹ホモジネート(RIII マウスを用いて測定された感染力価は約 10^{3.1} i.c./i.p.ID₅₀/g)を経口投与し、投与後 4 か月目より経時的にウシをと畜し、各々 60 か月目又は 89 か月目まで観察して、投与量と CNS 及び関連する末梢神経節組織に PrP^{Sc} が検出される時期が調べられた。ウシの脳に PrP^{Sc} が最も早く検出されたのは、100 g 投与群では臨床症状がみられる前にと畜された、投与後 30 か月目のウシ 6 頭中の 1 頭であり、1 g 投与群では臨床症状が認められてと畜された投与後 44 か月目のウシ 1 頭であった。投与後 27 か月目及び 42 か月目にと畜された、各投与群 6 頭ずつのウシの脳に PrP^{Sc} は認められなかった。(参照 24-26)

Stack らの研究では、この感染実験によって採材された十二指腸、空腸中央部及び回腸遠位部における PrP^{Sc} の分布が IHC により調べられた。100 g 投与群においては、投与後 33 か月目より延髄門部に PrP^{Sc} が検出された。同群において、回腸と空腸のリンパ球の一部にも PrP^{Sc} が検出された。PrP^{Sc} は、回腸では CNS に検出された時期よりも早い時期である投与後 4 か月目の一部のサンプルに検出され、その後も観察期間中継続的に検出された。空腸においても投与後 4～30 か月後に PrP^{Sc} が検出されたが、十二指腸からは同期間中に検出されなかった。全期間における PrP^{Sc} 検出率(陽性頭数/検査頭数)は、100 g 投与群の空腸及び回腸において、それぞれ 8/58 (13.8%)及び 45/99 (45.5%)であった。PrP^{Sc} が検出された個体について、個体当たりの平均陽性リンパ球の頻度は、空腸及び回腸でそれぞれ 1.47% 及び 1.26%であった。加齢に伴い回腸におけるリンパ球の検出頻度は減少し、100 g 投与群の PrP^{Sc} 陽性牛では、リンパ球総数に対する PrP^{Sc} 陽性リンパ球の比率は増加した。一方、PrP^{Sc} 陽性のリンパ球を有するウシの割合は、加齢に伴い減少した。

BSE 牛脳幹 1 g 経口投与群の回腸リンパ系組織においては、Pr P^{Sc} が検

出されたのは、98 頭中 1 頭のみで、投与後 24 か月目であった。腸神経組織中には PrP^{Sc} はほとんど検出されなかった。1g 投与群では、100 g 投与群と比較して PrP^{Sc} が検出されるリンパ細胞の割合は低かった。1 g 投与群の空腸及び十二指腸からは、PrP^{Sc} は検出されなかった。これらの結果から、著者らは、曝露用量にかかわらず、BSE 実験感染牛の回腸以外の小腸における感染性は、回腸における感染性よりも低いと考察している。(参照 25)

②ドイツの研究グループの研究

ドイツのフリードリッヒ・レフラー研究所 (Friedrich-Loeffler-Institut) における研究では、ウシ PrP を過剰発現させたトランスジェニックマウス (TgbovXV) が用いられた。BSE 牛脳幹を用いてマウスの感受性を調べたところ、TgbovXV は感受性が高く、RIII マウスの 10,000 倍、ウシの約 10 倍であった。(参照 27)。

Hoffmann らは、BSE 牛脳幹を経口投与したウシの体内における PrP^{Sc} の経時的な体内伝播様式を解明する目的で、シンメンタール交雑種の子牛 56 頭(4～6 か月齢)に 100 g の BSE 牛脳幹ホモジネート(プールしたもの。TgbovXV マウスを用いた感染力価は $10^{6.1}$ i.c./i.p.ID₅₀/g)を経口投与し、投与後 4 か月ごとに 4 又は 5 頭をと畜し、各ウシから 150 以上の組織及び体液を採取した。経口投与後 20 か月目までの脳に PrP^{Sc} は検出されなかった。(参照 1)

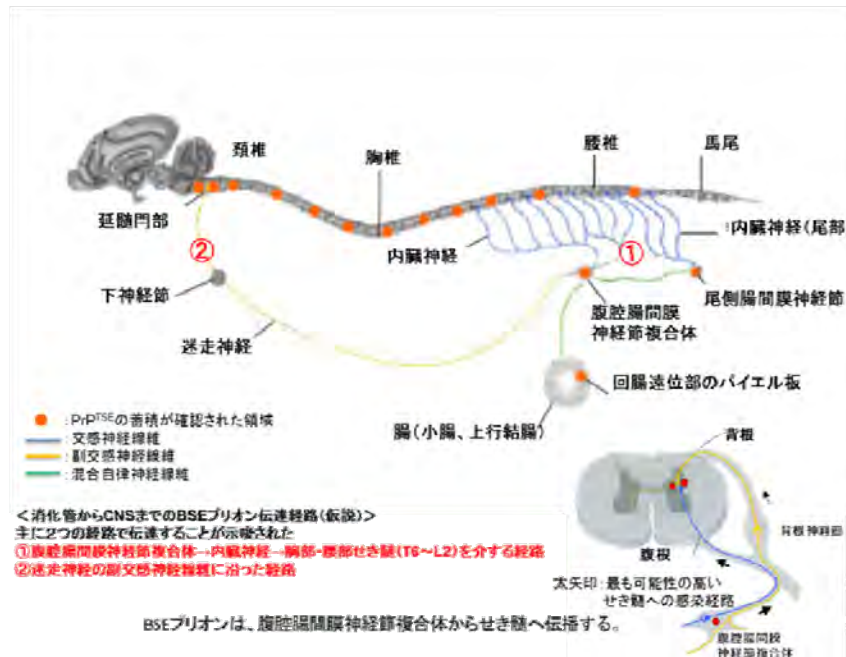
Hoffmann らは、上記牛群について、潜伏期間におけるプリオンの腸管組織内分布及び感染性を調べる目的で、各ウシの空腸、回腸及び回盲部から、いずれの部位もパイエル氏板 (Payer's Patch ; PP) を含むように試料を採取し、IHC、ELISA 試験による迅速検査及び PTA-WB⁹⁾検査によりプリオンの分布を調べるとともに、経口投与後 8～20 か月目の腸管の各部位について、10%組織ホモジネート 30 μ l を TgbovXV マウスに脳内接種するバイオアッセイを実施した。ウシの臨床症状は経口投与後 32 か月目以降に認められた。1 か月目でと畜された 3 頭のいずれの腸管組織も PrP^{Sc} 陰性であった。4 か月目から 44 か月目にかけてと畜された 43 頭のうち 40 頭の回腸に PrP^{Sc} の蓄積や感染性が認められた。8 か月目や、特に 12 か月目の比較的若いウシでは、潜伏期間後期のウシに比べて、プリオンの分布及びマウスへの感染性が空腸、回腸及び回盲部に広範囲に渡って認められた。IHC の結果、PrP^{Sc} 陽性リンパ細胞が主に回腸に検出され、空腸では検出されなかった。マウスを用いたバイオアッセイの結果、回腸では、経口投与後 8～20

⁹⁾ PTA-WB: リンタングステン酸(PTA)処理により PrP^{Sc} を選択的に沈殿させてから WB で検出する検査。通常の WB と比べ、感度が増加する。

1 か月目のウシ 16 頭中 11 頭の回腸 PP に感染性が認められ、接種したマウ
2 スの感染率は 23～87%であった。空腸においても、12 か月目のウシを中心
3 に、16 頭中 7 頭のウシの空腸 PP に感染性が認められたが、マウスの感染
4 率は 12 か月目においても平均 13%であった。IHC により、PrP^{Sc} 陽性細胞
5 の経時的な移行が認められた。4 か月目以降では、回腸の核片貪食マクロフ
6 ーージ (Tingible body macrophages: TBM)¹⁰⁾に PrP^{Sc}が検出された。(参
7 照 28)

8 また、同じ牛群について、24 か月目及び 28 か月目でと畜した臨床症状
9 のみられないウシのうち各 1 頭の門部に PrP^{Sc}が検出された。これらのウ
10 シの腸管関連リンパ節、扁桃、咽頭後リンパ節、脾臓、交感神経系及び副
11 交感神経系の大部分、神経線維、神経節、脳幹等の組織における PrP^{Sc}の蓄
12 積を IHC で調べた結果、経口投与後 24 か月目のウシの延髄門部、橋、せ
13 き髄、腹腔神経節、尾側腸間膜神経節、回腸の PP に PrP^{Sc}が検出された。
14 一方、28 か月目のウシでは延髄門部のみに PrP^{Sc}が検出され、その他の部
15 位からは検出されなかった。これらの結果から、プリオンを大量に投与す
16 ると、投与後 24 か月目にプリオンは、脳に達する可能性があると考えられ
17 た。著者らは、プリオンは経口投与後小腸から体内に侵入し、その後、リ
18 ンパ細網系ではなく、神経を経由して CNS へ到達すると考え、その経路と
19 して、腹腔腸間膜神経節複合体から内臓神経及び腰部／尾側胸部せき髄(消
20 化管交感神経支配)を介する経路、あるいは迷走神経(消化管副交感神経支
21 配)を介する経路があるであろうと考えた(図 3)。また、DRG 及び末梢神
22 経への移行は CNS への移行後であろうと推察した。(参照 1)

¹⁰⁾ 核片貪食マクロファージ：胸腺、脾臓、リンパ節等において、ろ胞の胚中心に特異的に認められるマクロファージ。多数の核片が原形質内に認められるため、可染性のマクロファージである。



Hoffman らの文献より作成 (参照 1)

図 3 BSE プリオンの腸から脳への移動経路として可能性の高い経路

Kaats らは、BSE の発症機序を調べる目的で、56 頭のシンメンタール交雑種の子牛に 100 g の BSE 実験感染牛脳幹ホモジネート(Tgbov XV トランスジェニックマウスによる感染力価； $10^{6.1}$ ID₅₀/g)を経口投与し、投与後 16 か月目から 44 か月目まで 4 か月毎に 2～5 頭ずつ経時的にと畜して 150 種以上の組織及び体液を採取した。各組織に蓄積した PrP^{Sc}を IHC で検出すると共に、10%組織ホモジネートを 30 μ l Tgbov XV トランスジェニックマウス(15 匹/群)に脳内接種するバイオアッセイが実施された。ウシの臨床症状は、投与後 32 か月目より(2 頭中 1 頭)認められ、延髄門部における PrP^{Sc}の蓄積は、投与後 24 か月目には認められなかったが、投与後 28 カ月目にと畜された 2 頭中 1 頭のウシに認められた。一方、バイオアッセイの結果、感染が認められたのは投与後 24 か月目からであり、当該牛の脳ホモジネートを脳内接種したトランスジェニックマウスの 7 匹中 1 匹に感染が認められた。回腸遠位部には、調べた期間内を通してリンパ球及び腸神経系に PrP^{Sc}が検出された。交感神経系及び副交感神経系の神経節には、バイオアッセイによりそれぞれ投与後 16 か月目、20 か月目に一過性の感染性が認められたが、同時期に組織の IHC 検査では PrP^{Sc}は検出されなかった。胸椎(T7)でも、投与後 16 か月目にバイオアッセイにより一過性の感染性が認められたが、PrP^{Sc}の蓄積は認められなかった。著者らは、経口感染の場合、

BSE プリオンが CNS に到達する経路として、交感神経系および副交感神経系の 2 経路があると推察した。(参照 29)

③日本の研究グループの研究

日本では、(独)動物衛生研究所において BSE プリオンの感染実験が実施されている。岡田らは、28 頭のホルスタイン種又は交雑種のウシ(3~11 か月齢)に 5 g の BSE 牛脳幹ホモジネート(VLA 由来のウシ 10 頭分をプール:ウシ PrP を過剰発現させた TgBoPrP マウス¹¹⁾(参照 30)を用いて測定された感染力価は約 $10^{6.7}$ i.c. LD₅₀/g¹²⁾を経口投与した後、継時的にと畜し、脳及び DRG を含む頸部・胸部・腰部せき髄、仙髄、腸管等の組織を採取し、IHC 及び WB によって PrP^{Sc}の分布を調べた。経口投与後 18 か月目から 30 か月目の間にと畜された計 13 頭の CNS に PrP^{Sc}は検出されなかったが、34 か月目以降にと畜されたウシ 15 頭中 7 頭の CNS には PrP^{Sc}が検出され、そのうちの 5 頭は臨床的に初期症状とみられる徴候を示し、34 か月目、42 か月目、及び 58 か月目に各 1 頭、66 か月目に 2 頭がと畜された。36 か月目及び 48 か月目にと畜された 2 頭のウシについては、臨床症状は認められなかったが、迷走神経背側運動核、延髄門部の三叉せき髄核及びせき髄の第 13 胸節の中間外側核等にわずかな PrP^{Sc}の蓄積が見られた。

腸管は、回盲部から空腸前部に向けて 50 cm 間隔で 3 m まで、連続パイエル板(CPP)を含む部位を採取し、残りの空腸からも不連続パイエル板(DPP)を含む部位について PrP^{Sc}の分布が調べられた。経口投与後 20 か月目のウシ 3 頭、30 か月目のウシ 1 頭及び 46 か月目のウシ 1 頭、計 5 頭の未発症のウシにおいて、小腸後部(回盲部から 3m までの位置)の CPP 中から PrP^{Sc}が検出されたが、DPP からは検出されなかった。それらの 5 頭の CPP において、検査されたリンパ細胞のうち、PrP^{Sc}の検出された割合は、各々 2.18%(9/413)、0.07% (1/1447)、0.26%(2/762)、0.23%(3/1282)及び 1.0%(2/200)であった。リンパ細胞の PrP^{Sc}陽性細胞は、TBM であることが確認された。TgBoPrP マウス(5 匹/群)を用いたバイオアッセイにより、20 か月目のウシから採取された PrP^{Sc}陽性リンパ細胞を含む CPP (10%ホモジネート 20 µl)に感染性が認められており、マウスが発症するまでの期間は平均 248.9 ± 14.4 日であった。一方、DPP を脳内接種したマウスは 650

¹¹⁾ ウシ PrP 過剰発現マウス。ウシの約 10 倍、RIIIマウスの 1,000 倍の感度を示す(参照 3 Yokoyama, et al.(2007)#69)。

¹²⁾ LD50 (Lethal Dose 50) 半数致死量。実験動物集団に経口投与などにより投与した場合に、統計学的に、ある日数のうちに反すう (50%) を死亡させると推定される量のことをいう。

1 日以上生存し、感染性は認められなかった。(参照 31)

2 福田らは、イギリス及び日本で野外発生した計 3 頭の BSE 牛の 10%脳ホ
3 モジネート 1 ml を 16 頭の子牛(Holstein、4～8 頭/群)に脳内接種し、CNS
4 に IHC 及び WB で PrP^{Sc} が検出される時期と臨床経過の関係を調べた。イ
5 ギリスで野外発生した BSE 牛の脳が接種された群では、接種後 3 か月目で
6 は CNS に PrP^{Sc} は検出されなかったが、10 か月目には IHC 及び WB と
7 もに PrP^{Sc} 陽性となった。空胞変性が認められたのは接種後 16 か月目から、
8 臨床症状が認められたのは 18 か月目からであった。日本で野外発生した
9 BSE 牛(JP6)の脳が接種された群では、CNS に PrP^{Sc} が検出されたのは、
10 接種後 12 か月目であり、臨床症状が認められたのは 19 か月目であった。(参
11 照 32)

12 13 ④その他の実験

14 Espinosa らの研究では、100 g の BSE 牛脳幹を経口投与した 13 頭の子
15 牛(4～6 か月齢)から、経時的に組織を採取し、感染性が調べられた。投与
16 材料として、臨床症状が認められた 150 頭のウシ由来の脳幹ホモジネート
17 (プールしたもので、英国 VLA より分与) が用いられた。経口投与後 20、
18 24、27、30 及び 33 か月目にと畜されたウシから組織等が採取された。PrP^{Sc}
19 の蓄積を ELISA 試験と WB で調べた後に、ウシ PrP を過剰発現するトラ
20 ンスジェニックマウス (BoPrP-Tg110 マウス) の脳内に 10%ホモジネート
21 を 20 µl 接種し、マウスの感染率及び接種から発症/死亡までの期間が調べ
22 られた。

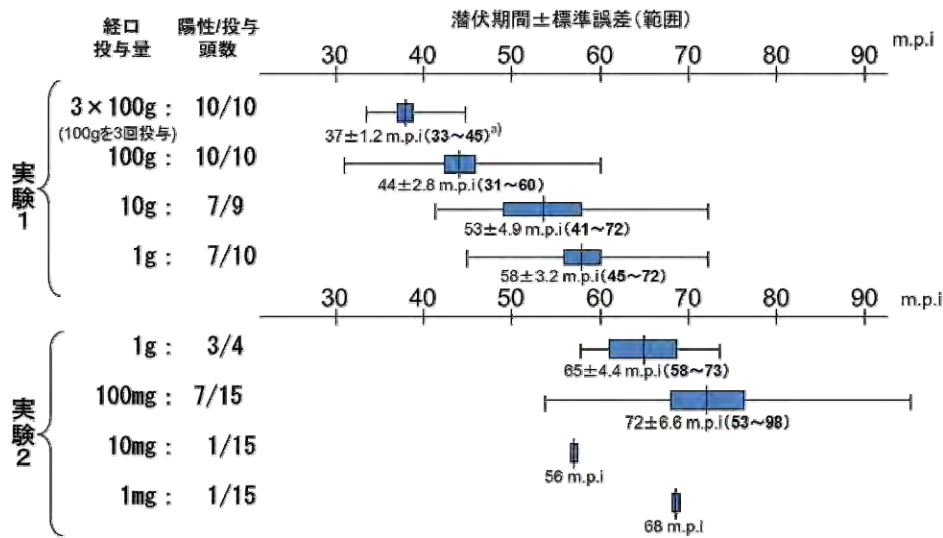
23 経口投与されたウシはいずれも 33 か月目まで無症状であった。ELISA
24 試験と WB の結果、33 か月目の脳幹のみ ELISA 試験陽性を示したが、そ
25 の他のウシの脳幹はいずれの試験でも陰性であった。採取された牛組織の
26 感染性は、脳幹、坐骨神経、回腸 PP 及び扁桃に認められた。一方、脾臓、
27 筋肉（部位記載なし）、血液及び尿は、マウスに感染性を示さなかった。
28 マウスを用いたバイオアッセイの結果、27 か月目の脳幹に最も早く感染性
29 が確認された。マウス感染率 (PrP^{Sc} が検出されたマウス数/接種マウス数)
30 は、27、30 及び 33 か月目の牛脳幹でそれぞれ 2/6、2/6 及び 6/6 であり、
31 33 か月目での急増が認められた。坐骨神経を接種されたマウスの感染率は、
32 30 及び 33 か月目にそれぞれ 1/5 であった。PP 及び扁桃については、いず
33 れのと畜月齢の牛群においても感染性が認められ、マウス感染率は PP で
34 1/5～3/5、扁桃で 1/6～1/5 であった。著者らは、これらの結果から、臨床
35 症状がみられないウシにおいて、BSE が増殖して感染性が増加するのは神
36 経系に限られると結論付けている。(参照 33)

(2) ウシへの BSE プリオン投与量と潜伏期間

VLA において、実験 1 として、各群 10 頭の子牛(Holstein・ Friesian、Friesian 交雑種及び Aberdeen Angus、4～6 か月齢)に BSE 牛脳幹組織ホモジネート(プールされたもの。RⅢマウスを用いて測定された感染力価は $10^{3.5}$ i.c./i.p.ID₅₀/g)を 100、10 及び 1 g の用量で単回経口投与、並びに 100 g の用量で 3 日間連続経口投与する感染実験が実施された。

また、実験 2 として、各群 15 頭の Holstein・ Friesian 子牛(4～6 か月齢)に上記脳幹組織を 0.1、0.01 及び 0.001 g 並びに 5 頭に 1 g を経口投与する感染実験が実施された(参照 23)。発症率及び潜伏期間¹³⁾の用量依存性を推定するために、各投与群における BSE 発症率及び潜伏期間が調べられた。

投与後、BSE 発症が確定したウシはその時点へと畜され、臨床症状が認められないウシは 110 か月目まで観察された。100 g 及び 1 g 投与群のウシで臨床症状が認められたのは、それぞれ 31 か月目及び 45 か月目からであった。投与量と発症率及び潜伏期間の結果概要を図 4 に示した。



a) 図中 (○～○) : 臨床症状により発症が明確であると認められた投与後月数

Wells らの文献(参照 23)より作成

図 4 投与量と発症率及び潜伏期間の結果概要

投与量と発症率の関係を対数正規分布で近似した結果、1 CoID₅₀¹⁴⁾は、

¹³⁾投与から発症までの期間。
¹⁴⁾病原体が含まれるもの(BSE 感染牛脳幹)をウシに経口投与後、投与されたウシの集団の 50%に感染をもたらす量。

1 マウス $10^{2.8}$ i.c./i.p.ID₅₀ にほぼ等しいと算出され、50%のウシに臨床症状が
2 認められる用量に換算すると、上記脳幹組織の 0.20 g (95% の信頼区間：
3 0.04～1.00 g)に相当することが示された。また、図 4 に示したように、各
4 投与量における個体毎の潜伏期間の幅は広く、低用量において投与量によ
5 る潜伏期間の差は認められなかった。しかし、高用量においては、平均潜
6 伏期間の短縮は対数正規分布で近似できることが認められた。また、投与
7 量の減少とともにウシの発症率(陽性頭数/投与頭数)が減少したが、本実験
8 における最小用量(BSE 牛脳幹 0.001 g)で発症が認められたため、経口投与
9 における BSE 牛脳幹の閾値設定はできなかった。(参照 23)

10 なお、これまでの英国におけるいくつかの疫学的研究より、BSE の潜伏
11 期間が次のように推定されている。Wilesmith らは、1987 年までの英国に
12 おける BSE 感染牛について、潜伏期間と感染牛の年齢が対数正規分布する
13 仮定の下にシミュレーションした結果、潜伏期間は 2.5～8 年の範囲と推定
14 した(参照 34)。Ferguson らは、1981～1992 年における年ごとの英国出
15 生コホート(推測出生月齢を含む)データを基に、バックカリキュレーション
16 法を用いて潜伏期間を推計した。推定平均潜伏期間は 4.75～5.00 年(95%信
17 頼区間)であった(参照 35)。Arnold らは、1984～1995 年までの英国乳牛
18 の出生コホートデータを基に、BSE に感染する年齢依存リスクを推定した。
19 最もリスクが高いのは、生まれてから 6 か月と推定された。バックカリキ
20 ュレーション法により推計された平均潜伏期間は約 5.5 年であった(参照
21 36)。Wells らは、潜伏期間の分布が幅広く、正確な推計は難しいが、推定
22 された投与量と潜伏期間の分布より、ウシが野外で PrP^{Sc}に単回曝露したと
23 仮定すると、疫学的分析を基に推定された潜伏期間 5～5.5 年に相当する摂
24 取量は 100 mg～1 g であろうと考察している。(参照 23)

25 Arnold らは、投与量と、CNS 及び関連する末梢神経組織に PrP^{Sc}が検
26 出される時期を推定する目的で、投与量と CNS に PrP^{Sc}が検出される投与
27 後月数を用いたロジスティック回帰分析を実施した(参照 24)。分析には、
28 VLA において実施されたウシを用いた感染実験のデータが用いられた(参
29 照 18, 23, 24)。(詳細は「(1) ①英国の研究グループの研究」参照)(参
30 照 26)。50%のウシで PrP^{Sc}が検出される時点を推定した結果、100 g 投
31 与群では、発症前 9.6 か月(95%信頼区間：4.6～15.7 か月)であり、1 g 投与
32 群では、発症前 1.7 か月(95%信頼区間：0.2～4.0 か月)と、100 g 投与群と
33 比較して短かった。信頼区間に幅があったが、各投与量における延髄門部
34 の PrP^{Sc} 検出率と投与後月数に相関が認められた。著者らは、英国の疫学的
35 観察(参照 34)を鑑みると、1 g 投与群の実験結果が野外状況に相当すると
36 考えられるとし、野外で発生した BSE 牛においては、臨床症状が認められ

る 1.5 か月ほど前に延髄門部における PrP^{Sc}の検出が可能かもしれないと考察している。EFSA では、これらの投与量と潜伏期間の実験結果並びに EU の SRM 及び飼料に関する規制を鑑みて、100 g 投与より 1 g 投与試験の潜伏期間のデータが実情に即しているであろうと結論付けている。（参照 37）

100 g 投与群及び 1 g 投与群において、潜伏期間に対する PrP^{Sc}が検出されるまでの期間の割合を比べた結果、両群間で統計的に有意差が認められた。50%のウシの延髄門部に PrP^{Sc}が検出される時点は、それぞれ、潜伏期間の 79%及び 97%が経過した時点であると推定された。100 g 投与群では、PrP^{Sc}が延髄門部に検出されてから約 1 か月後に頸部及び胸部せき髄に、約 1.3 か月後に中脳及び腰部せき髄に PrP^{Sc}が検出されると推定された。（参照 24）

Simmons らは、これらの投与実験より得られた、中脳、吻側延髄、門部、頸部せき椎、胸部せき椎、腹部せき椎、頸部 DRG、胸部 DRG、頭頸部神経節、星状神経節及び三叉神経節の各組織において、PrP^{Sc}を組織学的観察及び IHC により検出できる時期を比較した。脳幹に空胞が認められたのは、100 g 投与群で 32 か月目以降であり、1 g 投与群では 66 か月目以降であった。PrP^{Sc}が検出されたのは、100 g 投与群で 30 か月目以降及び 1 g 投与群では 44 か月目以降であり、それ以前では、いずれの組織にも検出されなかった。頭頸部神経節、星状神経節に PrP^{Sc}は検出されなかった。（参照 38）

舂甚らは、100 g 又は 1 g の BSE 牛脳幹ホモジネート(RⅢマウスを用いて測定された感染力価は 約 $10^{3.1}$ i.c./i.p. ID₅₀/g)が投与されたウシの組織¹⁵⁾について、高感度の WB により PrP^{Sc}の蓄積時期を調べた。100 g 投与群は 27～42 か月目及び 1 g 投与群は 36～51 か月目のウシの脳幹、せき髄、DRG、横隔神経、橈骨神経、坐骨神経、星状神経節及び副腎を検査に供した。100 g 投与群では、35 か月目から臨床症状をがみられ、32 か月目から脳幹、頸部・胸部せき髄及び頸部 DRG に、35 か月目から胸部 DRG に、それぞれ PrP^{Sc}が検出された。横隔膜神経及び副腎では 35～36 か月目に、星状神経節及び坐骨神経では 36 か月目に、それぞれ PrP^{Sc}が検出された。1 g 投与群では、44 か月目から臨床症状がみられ、この時期に中脳、頸部・胸部せき髄、胸部 DRG 及び坐骨神経に PrP^{Sc}が検出された。脳に PrP^{Sc}が検出されなかった牛の末梢神経及び副腎には、PrP^{Sc}は検出されなかった。末梢神経及び副腎における PrP^{Sc}の蓄積の時期は、脳幹に PrP^{Sc}が検出されるのと同時期又はそれ以降であった。PrP^{Sc}が検出された迷走神経と副腎の

¹⁵⁾100 頭に 1 g 又は 100 g 投与された VLA にて実施された感染実験の牛の組織。

各組織は、脳内接種により Tg(BoPrP)トランスジェニックマウス (Dr Prusiner より分与) において感染性が認められた。(参照 39)

2. BSE 野外発生牛における知見

Buschmann らは、ドイツで末期の臨床症状が認められた BSE 野外感染牛 1 頭について、組織感染性を調べる目的で、RIII マウス、Tga20 マウス (マウス PrP を過剰発現させたマウス) 及び Tgbov XV マウスに発症牛組織 (10%ホモジネート。ただし羊水等の液体については原液。) を脳内(20 μ l) 及び腹腔内(100 μ l)接種し、それぞれ 700 日観察するバイオアッセイを実施した。脳幹、胸部・腰部せき髄、網膜、視神経、顔面神経、坐骨神経、橈骨神経、回腸遠位部、脳せき髄液、脾臓、扁桃、腸間膜リンパ節、半腱様筋、背最長筋、心臓、子宮丘、羊水及び初乳について感染性を調べた結果、RIII マウスで感染性が認められたのは、脳幹、胸部・腰部せき髄及び網膜であった。

RIII マウスより感度の高い Tgbov XV マウスでは、脳、せき髄及び網膜に加え、視神経、回腸遠位部、顔面神経、坐骨神経及び半腱様筋に感染性が認められた。Tgbov XV マウスにおける、脳、胸部・腰部せき髄の感染率は 100%で、接種から死亡までの期間はそれぞれ平均 208 日、262 日及び 236 日であった。網膜、視神経、顔面神経及び坐骨神経の感染率 (発症マウス数/接種マウス数) はそれぞれ 10/13、13/14、11/14 及び 9/13 で、死亡までの期間はそれぞれ平均 331 日、407 日、526 日及び 438 日と CNS に比べて長かった。以上の結果から、これらの末梢神経における PrP^{Sc}蓄積は脳幹の PrP^{Sc}蓄積より少なく、感染性も低いと考えられた。回腸遠位部の感染率は 3/13 で、死亡までの期間は平均 574 日であった。BSE 感染牛由来の半腱様筋については、組織を接種した 10 匹のうち 1 匹が接種後 520 日目に死亡し感染性があると考えられた。著者らは、感染性を有するウシの組織は限定されており、半腱様筋の感染性は坐骨神経の分布によると考えられ、脳の感染性の 1/10⁶であると推察している。(参照 27)

同じグループは、発症前及び英国で見つかった末期臨床症状を呈する BSE 野外発生牛 2 頭の脳幹、視神経、顔面神経、三叉神経節、頭蓋頸部神経節、中下頸神経節、鼻粘膜、舌における PrP^{Sc}の蓄積及び各組織の感染性をそれぞれ調べた。SAF-イムノブロット法¹⁶⁾及び PMCA 法¹⁷⁾を用いて

¹⁶⁾ Scrapie Associated Fibril イムノブロット(WB) : 組織を遠心した後、プロテアーゼ処理により正常プリオンたん白質を分解し、分解されない PrP^{Sc}を WB により解析する方法。

¹⁷⁾ Protein Misfolding Cycle Amplification: 組織と正常プリオンたん白質を試験管内で混合し、超音波処理により PrP^{Sc}を増幅させる方法。

PrP^{Sc}の蓄積が強く認められたのは脳幹のみで、視神経及び三叉神経節には弱い蓄積が認められた。TgbovXV マウスを用いたバイオアッセイの結果、舌及び鼻粘膜に感染性が認められたが、これらの器官の感染性は $10^{2.5}$ ID₅₀/g以下であり、PrP^{Sc}は検出できなかった。（参照 40）

岩田らは、日本のと畜場における BSE 検査で陽性となった 80～95 か月齢のウシ 3 頭について、肝臓、脾臓、腎臓、心臓、肺、舌、胃、十二指腸、回腸遠位部、回腸（遠位部末端より 2 及び 6 m の部位）、盲腸、直腸、結腸、網膜、膵臓、副腎皮質、リンパ節、口蓋扁桃、筋肉、前頭葉、尾状核、視床、線条体、海馬、後頭葉、小脳皮質、延髄、頸部せき髄、胸部せき髄、腰部せき髄、DRG 及び末梢神経における PrP^{Sc}分布を IHC 及び WB により調べた。

いずれのウシにも臨床症状は認められなかった。検査されたウシ全てに PrP^{Sc}が検出された組織は、小脳皮質、延髄、頸部・胸部・腰部せき髄及び背根神経節であった。腰神経及び大腿神経（DRG から約 30cm）に微量の PrP^{Sc}が検出されたが、その量はせき髄の 1/1,000～1/4,000 と推定された。回腸遠位部の PP、口蓋扁桃を含む各リンパ節、脾臓等の各臓器に PrP^{Sc}は検出されなかった。（参照 41）

横山らは、日本で確認された若齢牛の BSE 症例 2 例について、TgBoPrP マウス（Dr Prusiner から分与）を用いてその感染性を調べた。臨床症状の確認されていない、日本 8 例目の 23 か月齢の非定型 BSE 症例(BSE/JP8)及び 9 例目の 21 か月齢の BSE 症例(BSE/JP9)について、両者ともに延髄組織における IHC は陰性であった。WB については、通常の WB を用いた解析では判定不可能であったため、BSE/JP8 は、リタングステン処理によりサンプル中の PrP^{Sc}を濃縮すると、バンドが検出された。このバンドのパターンは、従来の PrP^{Sc}と異なり、非定型 BSE と判断された。また、BSE/JP9 は、ELISA 試験に用いられたサンプルについて、PNGF(peptide N-glycosidase F)処理により糖鎖を外すと、糖鎖のない PrP^{Sc}のバンドが検出されたため、陽性と判定された。これら若齢牛 2 例の脳における PrP^{Sc}蓄積はごくわずかで、定型 BSE 症例である 6 例目のウシ(BSE/JP6)の脳における PrP^{Sc}の蓄積の 1/1,000 程度であると推定された。これらの感染性を調べる目的で、BSE/JP8 及び BSE/JP9 のウシの脳ホモジネートを TgBoPrP マウスに脳内接種し、TgBoPrP マウスの脳を更に TgBoPrP マウス及び ICR マウスに脳内接種して二世代を観察した結果、感染性は認められなかった。TgBoPrP マウスにおける脳内接種試験の BSE プリオンの検出感度は感染力価として $10^{2.7}$ i.c. ID₅₀/g であったことより、著者らは、BSE/JP8 及び BSE/JP9 に異常なタンパクが認められるが、感染性はあつ

たとしても非常に低いと考察している。(参照 3, 4)

岡田らは、日本の死亡牛サーベイランスで見つかった 54、64、69 及び 102 か月齢の計 4 頭の BSE 野外発生牛の消化管組織の PrP^{Sc}を、アルカリ処理を組み込んだ高感度の IHC 及び PTA-WB で調べた。回盲部から 1m 又は 30 cm の、どちらも連続した PP を含む空腸及び回腸に PrP^{Sc}が検出された。また、54 か月齢のウシの結腸にも PrP^{Sc}が検出された。十二指腸、DPP を含む空腸、DPP を含まない空腸、回盲部、盲腸及び直腸には PrP^{Sc}は検出されなかった。54 か月齢のウシの回腸遠位部及び結腸を TgBoPrP マウスに脳内接種した結果、これらの組織に感染性がみられたが、接種してから死亡するまでの期間はそれぞれ 528.7 ± 10.2 日及び 421.7 ± 48.2 日であった。著者らは、その感染性は脳に比べて低いと考察している。(参照 42)

同じグループは、日本の死亡牛サーベイランスで PrP^{Sc}が確認された 54 ～89 か月齢の計 7 頭の BSE 野外発生牛について、CNS（脳及びせき髄）の PrP^{Sc}の免疫組織化学的パターン及びその分布を調べた。7 頭のウシに臨床症状は認められなかった。脳及びせき髄の全域において PrP^{Sc}の蓄積が広く観察された。PrP^{Sc}の蓄積は、大脳新皮質よりも灰白質の視床、脳幹及びせき髄に多く集中していた。PrP^{Sc} 蓄積の局所的分布パターン及び沈着は、脳幹から大脳に至る、異なる脳領域に認められた。(参照 43)

1 感染実験等に関する科学的知見のまとめ

1. BSE プリオンの経口投与量と潜伏期間及び発症率の関係

Wells ら（2007）によると、BSE 実験感染牛（経口感染）では、投与量の減少とともに、平均潜伏期間が長くなり、投与量と潜伏期間は逆相関する。また、投与量の減少とともに発症率が低下する。投与後、臨床症状が認められるまでの期間（潜伏期間）は、100g 投与で投与後 31 か月目から、10g 投与で投与後 41 か月目から、1g 投与で投与後 45 か月目から、100mg 投与で投与後 53 か月目からであり、これより少ない投与量では、発症率が著しく低くなり、潜伏期間も標準曲線から外れる。

ウシを用いた限られた実験条件下での成績であり、脳乳剤の経口投与と加熱処理により産生される肉骨粉の摂食との同等性は不明であるが、それでもなお、この結果は、野外における BSE プリオンの摂取量と潜伏期間の関係を推測する貴重な情報である。

2. BSE プリオンの経口投与量と中枢神経系で PrP^{Sc}が検出されるようになる時期の関係

BSE 実験感染牛（経口感染）で、中枢神経系で PrP^{Sc}が検出されるようになる時期は、BSE 感染牛脳 100g 相当の投与で投与後 24 か月目以降、5g 相当の投与で投与後 34 か月目以降、1g 相当の投与で投与後 44 か月目以降であった。中枢神経系で PrP^{Sc}が検出されるようになるまでの期間は、投与量の減少に伴い長くなる。なお、検出がされなかった最大の時期は、5g 相当の投与で投与後 30 か月目、1g 相当の投与で 42 か月目であった。また、日本で実施されている 24 か月齢以上の死亡牛の BSE サーベイランスで BSE と判定された最も若い個体は 48 か月齢（2000 年 10 月生）であり、食用に供されるウシの BSE 検査で BSE と判定された個体のうち、21 及び 23 か月齢の例を除いた最も若い個体は 57 か月齢である（2000 年 8 月生）。

日本で確認された 21 か月齢の BSE 陽性牛（BSE/JP9）については、延髄門部における PrP^{Sc}の蓄積が定型 BSE 感染牛と比較して 1/1,000 程度とされており、BSE プリオンへの感受性の高い牛 PrP を過剰発現させたトランスジェニックマウスを用いた感染実験でも感染性は認められなかった。

3. BSE プリオンの経口投与実験による潜伏期間と摂取量の推計

英国において多数の BSE 感染牛が確認されていた時期において、ウシが BSE プリオンを摂取してから BSE を発症するまでの期間は、野外の発生状況等から平均 5～5.5 年と推定されている。この潜伏期間と上記感染実験におい

て認められた潜伏期間を勘案し、飼料が BSE プリオンに最も高濃度・高頻度
に汚染されていたと考えられる時期の英国においても、野外で BSE 感染牛が
摂取したであろう BSE プリオン量は、感染実験における BSE 感染牛の脳幹
100 mg～1 g の場合の BSE プリオン量に相当すると推察されている。

4. BSE 感染牛の SRM 以外の組織における BSE プリオンの存在

実験感染牛及び BSE 野外発生例ともに、SRM 以外に、副腎、末梢神経な
どにプリオン感染性が確認、又は PrP^{Sc} が検出される。ただし、その単位組織
重量当たりの量は脳と比較して、1/1,000 以下と微量である。また、副腎、末
梢神経などで PrP^{Sc} が検出されるようになるのは、中枢神経系で PrP^{Sc} が検出
される時期と同時期あるいはそれ以降であるので、末梢神経に存在する PrP^{Sc}
又はプリオン感染性の大部分は、中枢神経系組織から遠心性に広がったもの
と考えられる。

5. BSE 感染牛の消化管における BSE プリオンの存在

消化管における PrP^{Sc} 又はプリオン感染性の認められる組織の分布は、報告
により PrP^{Sc} の蓄積が認められる細胞に差異はあるものの、BSE 実験感染牛
（経口投与）及び BSE 野外発生例ともに、主に回腸遠位部に分布する。BSE
感染牛脳 100g 相当の投与では、早い例では投与後 4 か月目から回腸で PrP^{Sc}
が検出されている。また、空腸でもプリオン感染性及び PrP^{Sc} が検出されてい
るが、マウスバイオアッセイの結果は発症率が非常に低いことから、感染価
は非常に低いと考えられる。BSE 感染牛脳 5 g 相当の投与でも、回腸遠位部
よりも上部の回腸（盲腸との接合部から 2m 以上離れた部位）の一部で PrP^{Sc}
が検出されているが、PrP^{Sc} 陽性となるリンパ球の頻度は非常に低いことか
ら、PrP^{Sc} の蓄積量は非常に少ないと考えられる。英国の 100g と 1g の経口
感染実験を合わせて比較すると小腸における PrP^{Sc} の蓄積は、経口投与量が少
なくなるにつれて減少、かつ、後方に後退し、1g ではほとんど蓄積が認めら
れない。

また、BSE 野外発生例でも回腸遠位部から PrP^{Sc} が検出され、また感染価
は低いながらもプリオン感染性が検出されることから、BSE プリオンは感染
後長期間にわたり回腸遠位部に存在すると考えられる。

IV. 牛群の感染状況

1. 日本

(1) 飼料規制等の概要

①生体牛、肉骨粉等の輸入

生体牛については、1990 年以降に英国から、その後、順次 BSE 国内発生事例が確認された国からの輸入を停止している。2001 年以降、各国の発生の状況にかかわらず EU 全体からの輸入を停止している。その他の国についても、BSE の国内発生事例が確認された国からの輸入を直ちに停止している。なお、家畜の輸入に関しては、輸出国政府機関と農林水産省との間で家畜衛生に関する輸入条件（家畜衛生条件）の取り決めが必要である。

肉骨粉及び動物性油脂については、2001 年 10 月以降、動物性加工たん白質、動物性油脂等の輸入停止対象物及びこれらを成分とした飼料又は肥料となる可能性があるものの輸入を停止している。

豚由来等の条件を満たすことが輸出国政府機関により証明されたものについては、輸入停止対象から除外されるが、日本に輸入される肉骨粉、肉粉及び骨粉については、家畜伝染病予防法（昭和 26 年法律第 166 号）に基づき、全て到着時に動物検疫所による検査を受けなければ通関されない体制がとられている。また、魚粉以外の動物性加工たん白質が含まれていないことが輸出国政府機関により証明された魚粉については、輸入停止対象物からは除外されているが、魚粉以外の動物性加工たん白質の混入のおそれがないことを確認するために、サンプリングによる精密検査を実施しており、混入が認められた場合には当該魚粉の製造工場からの輸入を停止する措置を講じている。

動物性油脂で飼料用の用途に供されるもの若しくはその可能性のあるものについては、不溶性不純物の含有量が 0.15%以下であることを確認するために、全ての輸入申請を対象として精密検査を実施している。（参照 11, 44）

②飼料規制

1996 年 4 月、農林水産省は、反すう動物の肉骨粉等の反すう動物用飼料への使用自粛について、行政指導を行った。また、2001 年 9 月には飼料及び飼料添加物の成分規格等に関する省令（昭和 51 年 7 月 24 日農林省令第 35 号）によって、反すう動物用飼料への反すう動物由来たん白質（乳、乳製品、ゼラチン及びコラーゲンを除く。）の使用を禁止した。さらに、同年 10 月には、反すう動物用飼料への全ての動物由来たん白質の使用を禁止するとともに、反すう動物以外の家畜用飼料への反すう動物由来たん白質の使

用を禁止した。

併せて、全ての国及び地域からの飼料原料として利用される反すう動物の肉骨粉等の輸入を禁止した。国内の製造肉骨粉は焼却処分しているため、反すう動物由来の肉骨粉等は国内に流通していない。なお、と畜場、レンダリング施設、飼料製造施設等において、交差汚染防止対策も講じられている。（参照 11, 44）

（２）BSE サーベイランスの状況

農林水産省は、1996 年に BSE を家畜伝染病予防法（法律第 166 号 1951 年 5 月 31 日）上の法定伝染病として指定し、原因が特定できない疾病の感染が疑われるとして家畜保健衛生所に搬入された死亡牛等を対象に BSE 検査を開始した。さらに、2001 年 4 月から、OIE の勧告に従い、中枢神経症状を呈する牛を検査対象に追加し、2003 年 4 月から 24 か月齢以上の全ての死亡牛等に対して BSE 検査を行っている。また、厚生労働省では、2001 年 10 月から全月齢の牛を対象に、と畜場における BSE 検査を開始した。また、食品安全委員会の食品健康影響評価を踏まえ、2005 年 8 月より、厚生労働省は検査対象牛の月齢を 21 か月齢以上としたが、現状では、全都道府県（保健所設置市を含む。）で 21 か月齢未満の牛についても自主的に検査が行われている。これらの BSE 検査では、迅速診断検査として ELISA 法を用いて延髄門部の検査を実施している。

死亡牛等の BSE 検査では、WB 及び IHC を用いた確認検査が実施され、いずれかの検査結果が陽性の場合に、陽性と判定される¹⁸⁾。また、と畜場における迅速診断検査の結果、陽性となったものについて、WB 及び IHC を用いた確認検査が実施され、いずれかの検査の結果が陽性の場合、専門家会議の意見を聴き、BSE と確定診断される。（参照 11, 45-48）

（３）BSE 発生状況

①発生の概況

日本において BSE 感染牛は 36 頭確認されており、年度毎の総数は、2001 年度の 3 頭から 2005 年度及び 2006 年度に各 8 頭と増加したが、2007 年度は 3 頭、2008 年度は 1 頭と減少した。2009 年 1 月(2008 年度)に摘発された 101 か月齢の死亡牛以降、BSE 感染牛の報告はない(2012 年 7 月現在)。

これまで、と畜場における BSE 検査により、12,852,252 頭(2012 年 3 月

¹⁸⁾ 必要があるときは、専門家会議の意見を聴き、確定診断が行われる。

1 末現在)¹⁹⁾の検査を実施したが、BSE 感染牛と確定されたのは 21 頭であつ
2 た。そのうち 30 か月齢未満は、2003 年 11 月に確認された 21 か月齢(2002
3 年 1 月生まれ)、及び 2003 年 10 月に確認された 23 か月齢(2001 年 10 月生
4 まれ)の 2 頭である。23 か月齢の牛で確認された BSE 検査陽性牛は、WB
5 の結果、非定型 BSE に分類された。日本では、非定型 BSE は、2006 年 3
6 月に確認された 169 か月齢の BSE 感染牛と合わせて現在までに 2 頭認めら
7 れている。30 か月齢未満で確認された 2 頭を除くと、陽性となった牛の月
8 齢範囲は 57～185 か月齢であり、平均は 88.0 か月齢であった。

9 死亡牛サーベイランスにより BSE 感染牛と確定されたのは、14 頭(全検
10 査頭数 834,349 頭(2012 年 3 月末時点))²⁰⁾であり、陽性となった牛の月齢範
11 囲は 48～102 か月齢、平均は 75.7 か月齢であった。

12 いずれのサーベイランスにおいても、BSE の典型的な臨床症状を呈した
13 牛は認められていない。(参照 2)

14 日本の BSE 検査頭数及び BSE 確認頭数を表 6 に示した。

¹⁹⁾牛海綿状脳症 (BSE) スクリーニング検査の検査結果について。

厚生労働省ホームページ、<http://www.mhlw.go.jp/houdou/0110/h1018-6.html>

²⁰⁾農林水産省ホームページ、

http://www.maff.go.jp/j/syouan/douei/bse/b_sarvei/index.html

1 表 6 日本の各年度の BSE 検査頭数並びに BSE 確認頭数及び確認時の月齢

	BSE 検査頭数		BSE 確 認 頭 数 ^(注)	確認時の月齢				
	(と畜場)	(死亡牛等)		<21	21～ 30	31～ 48	49～ 72	>72
2001(平成 13)年度	523,591	1,095	3(2)				3(2)	
2002(平成 14)年度	1,253,811	4,315	4(4)					4(4)
2003(平成 15)年度	1,252,630	48,416	4(3)		2(2)			2(1)
2004(平成 16)年度	1,265,620	98,656	5(3)			1(0)	1(1)	3(2)
2005(平成 17)年度	1,232,252	95,244	8(5)				6(3)	2(2)
2006(平成 18)年度	1,218,285	94,749	8(3)				5(2)	3(1)
2007(平成 19)年度	1,228,256	90,802	3(1)					3(1)
2008(平成 20)年度	1,241,752	94,452	1(0)					1(0)
2009(平成 21)年度	1,232,496	96,424	0					
2010(平成 22)年度	1,216,519	105,380	0					
2011(平成 23)年度	1,187,040	104,816	0					
合 計	12,852,252	834,349	36(21)		2(2)	1(0)	15(8)	18(11)

2 (注)()はと畜場で確認された頭数(計 21 例)。2001 年(平成 13 年)9 月に千葉県で確認
3 された 1 例目を含め、国内ではこれまでに計 36 頭が BSE 感染牛として確認。

4

5 ②出生コホートの特性

6 非定型 BSE を除いた定型 BSE 感染牛について、出生年別の BSE 感染牛
7 頭数を図 5 に、飼料規制強化後に出生した BSE 感染牛を表 7 に示した。

8 BSE 感染牛(非定型 BSE の 2 例を除く。)の出生時期をみると、最も出生
9 年が早かったのは 1992 年生まれ (2007 年に 185 か月齢で確認)であった。

その後、1996 年出生コホート(出生年が同じ牛群)に 12 頭及び 2000 年出生コホートに 13 頭と二つの出生コホートに BSE 感染牛が多く確認されている。2002 年 2 月以降に出生した牛においては、BSE 感染牛は認められていない(2012 年 9 月現在)。

最も遅く生まれた牛は、2002 年 1 月生まれの雄(去勢)のホルスタイン種(BSE/JP9)で、21 か月齢で BSE 陽性と診断された。この牛は、2001 年 10 月に飼料規制が強化された後に生まれているが、飼料規制の強化に当たって、飼料の回収等を行われなかったこと等から、飼料規制以前に販売された飼料による曝露の可能性が考えられた。(参照 44) なお、当該牛の延髄門部における PrP^{Sc} の量は、83 か月齢で確認された BSE 検査陽性牛(BSE/JP6)²¹⁾と比べると約 1/1,000 程度であると推定された。TgBovPrP マウス及びICR マウスに感染牛の脳幹²²⁾を脳内接種した感染実験の結果では、感染性が認められなかったことから、当該 BSE 検査陽性牛の脳については、感染性はあったとしても、非常に低いと考えられた。(参照 3) この牛が若齢で BSE 陽性となったことについて、反すう動物由来のたん白質を含む飼料の曝露が大量であった可能性が懸念された。しかし、仮にこの時期に大量曝露が生じたと仮定すると、2002 年又はその前後に生まれた牛に複数の陽性例が確認されることが予測されるが、2002 年と 2003 年の出生コホートに他の感染牛は認められておらず、2001 年出生コホートの感染牛も 2 頭のみであり、その前年の 2000 年出生コホートの感染牛 13 頭と比較して格段に少なかった(参照 44, 49)。

1996年出生コホートについては、と畜場でのサーベイランスが開始された2001年時点で既に5歳であったこと、また、24か月齢以上の死亡牛のサーベイランスが完全実施された2004年4月で8歳前後であったことから、検査の対象となった牛が限られていた条件下ではあるが、1995年及び1996年生まれの本SE検査陽性牛のデータを基に「我が国における牛海綿状脳症(BSE)対策に係る食品健康影響評価」(参照 16)において日本のBSE汚染状況が推察されている。2000年出生コホート牛については、確認年齢のピークは5歳、平均確認月齢は70.5か月齢、月齢範囲は48～101か月齢であった。

²¹⁾サーベイランスで BSE 陽性と確定された。WB、IHC、組織学的検査ともに陽性であった。

²²⁾ サンプルが少なかったため、ELISA に用いた試料の残りが感染実験に用いられた。

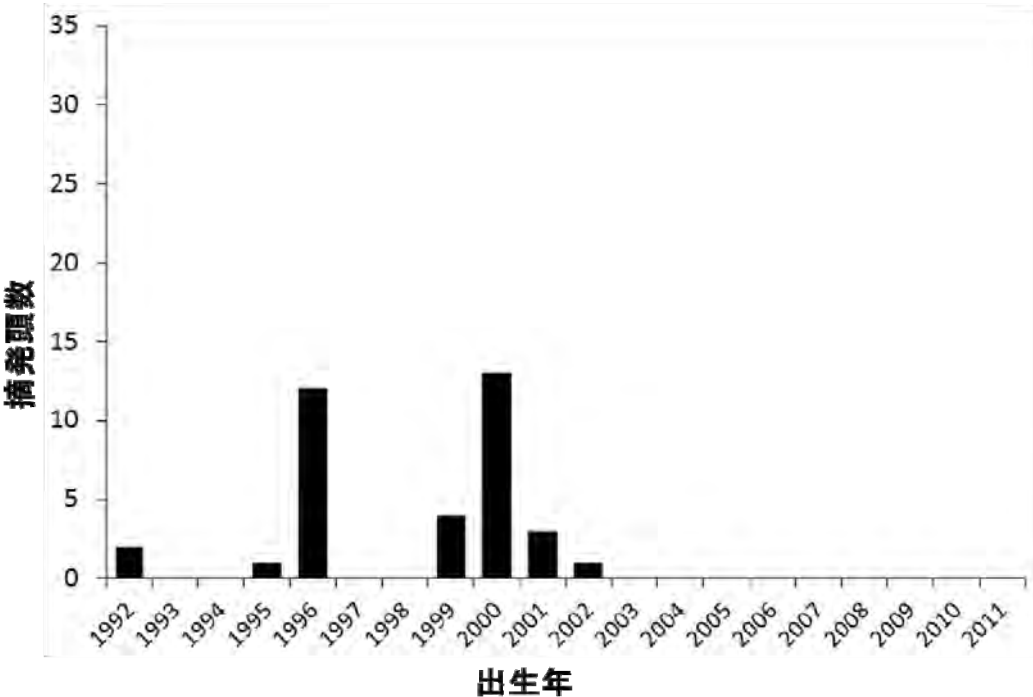


図 5 日本の出生年別の BSE 感染牛頭数

表 7 飼料規制強化後に生まれた BSE 感染牛

誕生年月	確認年	月齢	区分
2002 年 1 月	2003 年	21 か月齢	健康と畜牛

2. 米国

(1) 飼料規制等の概要

①生体牛、肉骨粉等の輸入

生体牛については、1989 年 7 月に英国から、その後順次 BSE 発生国からの輸入を禁止した(欧州 1997 年～、日本 2001 年～、カナダ 2003 年～)。2005 年には、BSE 発生国のうち最小リスク国²³⁾からの輸入を再開（カナダからの 30 か月齢未満のと畜目的の牛（肥育牛を含む。））し、さらに、2007 年 11 月、飼料規制が有効と政府が認定した日以降に出生した牛（カナダの 1999 年 3 月 1 日以降生まれの牛）について、飼養目的を限定せずに輸入を解禁した。(参照 50, 51, 52, 53, 54)

肉骨粉については、1989 年 11 月に英国から、その後順次 BSE 発生国からの非反すう動物由来であることが明確でない肉骨粉の輸入を禁止した(欧

²³⁾ BSE 非発生国、BSE 発生国のうち米国への侵入リスクが低いと米国が判断した国等。

州 1997 年、日本 2001 年、カナダ 2003 年)。2000 年 12 月に、米国が BSE リスク国と判断した国からの全ての動物由来の加工たん白質（豚、鳥類、魚粉由来のみと証明できるものを除く。）の輸入を禁止した。(参照 55)

動物性油脂については、2000 年 12 月、BSE リスク国と判断した国からの全ての動物由来のタローの輸入を禁止(工業用利用、タロー由来リノレン酸、ステアリン酸、グリセリン等を除く。)した。2005 年 1 月には、不溶性不純物が 0.15%以下のものについて、BSE に関する最小リスク国(カナダ)からの輸入を再開した。(参照 53)

②飼料規制

1989 年に BSE 発生国からの肉骨粉の輸入を禁止し、1997 年には乳動物由来たん白質を反すう動物に使用することを禁止した。ただし、乳動物由来たん白質のうち、牛乳、乳製品、血液、血液製品、ゼラチン、豚由来たん白質、馬由来たん白質、食品及び飼料利用のために加熱した食品残さは、禁止物質（米国で反すう動物用飼料への使用が禁止された物質をいう。以下米国の項で同じ。）から除かれている(参照 13)。

さらに、2009 年 10 月から飼料規制を強化し、牛由来の動物飼料への禁止原料(CMPAF : Cattle Materials Prohibited in Animal Feed)として、BSE 検査陽性牛のと体、30 か月齢以上の牛の脳及びせき髄、30 か月齢未満又は脳・せき髄が除去された牛を除く食肉検査未実施・不合格のと体全体、BSE 検査陽性牛に由来する油脂及び CMPAF 由来の油脂で不溶性不純物の濃度が 0.15%を超えるもの及び CMPAF 由来の機械的回収肉 (MRM) を全ての家畜種の飼料及びペットフードへ使用することが禁止された。なお、と畜場、レンダリング施設、飼料製造施設等において交差汚染の防止対策も講じられている。(参照 13, 14)

(2) BSE サーベイランスの状況

米国は 1990 年 5 月以降、BSE の侵入とまん延防止措置の一環として、24 か月以上の中枢神経症状を呈する牛や歩行困難牛を対象とした BSE サーベイランスを開始した。その後、2003 年 12 月に 1 頭目の BSE 牛が確認されたのを受け、米国は、2004 年 6 月から約 2 年間、BSE ステータスの変化を評価し、国内の BSE 有病率の把握を目的とした拡大サーベイランスを実施した(参照 17)。拡大サーベイランスでは、それ以前よりも検査対象頭数が拡大され、健康と畜牛も検査対象とされた。拡大サーベイランスでは、約 2 年間で約 74 万頭の BSE 検査が実施され、2005 年 6 月 24 日(1992 年生まれと推定) 及び 2006 年 3 月 13 日(1995 年生まれと推定) に各 1

1 頭、米国産の BSE 感染牛が確認された。これらの牛は、いずれも非定型
2 H-BSE であった(参照 56)。2006 年 3 月までのサーベイランス結果が分
3 析され、米国における BSE 有病率は 100 万頭に 1 頭未満であると推計され
4 た。これを受けて、2006 年 7 月に現行サーベイランスプログラムが確立さ
5 れ、全月齢の BSE 臨床症状牛等に加え、30 か月齢以上の歩行不能牛（ダ
6 ウナー牛）等の高リスク牛を対象に、年間 4 万頭程度のサーベイランスが
7 実施されている。このサーベイランス水準は、100 万頭に 1 頭未満の有病
8 率の変化を検出できる水準として設定されたものであり、OIE の定める 10
9 万頭に 1 頭の BSE 感染牛が検出可能なサーベイランス水準も満たしている
10 (参照 56, 57)。

11 1990 年以来 National Veterinary Service Laboratory(NVSL)は、OIE マ
12 ニュアルに記された IHC によりサーベイランス検査を実施しており、加え
13 て、WB による診断も実施している。2004 年 6 月以降、政府獣医当局及び
14 NVSL に認定されている 7 州の獣医診断施設(参照 58)で、ELISA 法によ
15 るスクリーニング並びに IHC 及び WB による確定診断を実施している。
16 NVSL は BSE について全ての確定診断と一部のスクリーニング検査を実施
17 している(参照 17, 56, 59)。

18 米国の各年度の BSE サーベイランス頭数を表 8 に示した。
19
20

1 表 8 米国の各年の BSE サーベランス頭数

年	通常と畜牛	死亡牛	不慮の事故による と畜牛	臨床的に 疑われる牛
1999*	35	15	351	265
2000**	24	0	2,063	664
2001**	159	1	4,516	665
2002**	948	2,818	16,045	569
2003**	481	3,106	16,612	578
2004**	1,869	62,071	25,095	1,066
2005**	6	361,986	50,777	1,534
2006**	19,904	272,778	20,703	1,416
2007**	1	27,175	12,821	3,339
2008**	0	26,479	14,224	2,442
2009**	0	27,748	14,093	2,376
2010**	0	28,827	13,099	2,375
2011**	0	23,626	9,467	1,987

2 *4 月 1 日～9 月 30 日

3 **前年 10 月 1 日～9 月 30 日（2011 年は 8 月 31 日まで）

4 米国諮問参考資料米 4 より作成（参照 60）

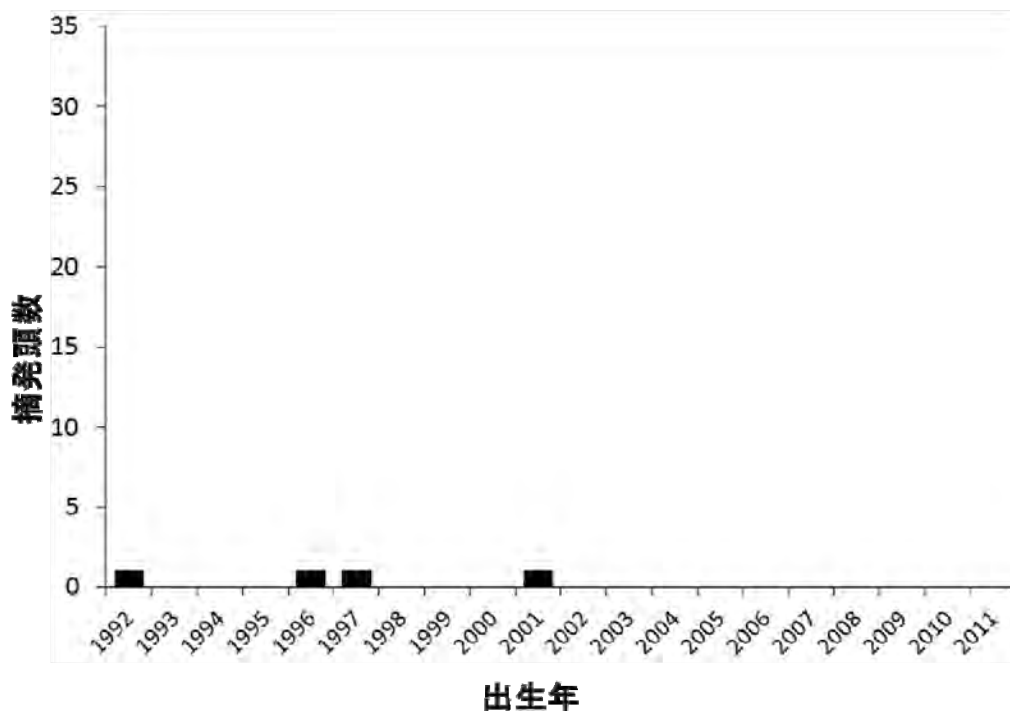
6 （３）BSE 発生状況

7 ①発生の概況

8 これまでに、米国内で 4 頭の BSE 検査陽性牛が確認されている（2012
9 年 7 月現在）。1 例目は 2003 年 12 月にワシントン州で確認された乳牛の
10 事例であるが、これはカナダからの輸入牛であった。2 例目は 2005 年 6 月
11 に確認されたテキサス州の米国産肉用牛、3 例目は 2006 年 3 月に確認され
12 たアラバマ州の米国産肉用牛の事例である。4 例目は 2012 年 4 月に確認さ
13 れたカリフォルニア州の米国産乳牛の事例である。3 頭の米国産牛の事例は、
14 いずれも 10 歳以上の牛であり、非定型 BSE とされている。（参照 61-65）

16 ②出生コホートの特性

17 出生年別の BSE 検査陽性牛頭数を図 5 に示した。最も遅く生まれた牛は、
18 2001 年 9 月生まれの雌のホルスタイン種で、127 か月齢で BSE 陽性と診断
19 されている。



注 1) 米国の 1 例目～3 例目について、厳密な出生年は公表されていない。
(確認時のおおよその月齢から、最若齢だった場合を推測した年)
注 2) 米国で確認されたカナダからの輸入牛 1 頭(1997 年生)を含む。

図 5 米国の出生年別の BSE 検査陽性牛頭数

3. カナダ

(1) 飼料規制等の概要

①生体牛、肉骨粉等の輸入

カナダでは、1990 年に英国及びアイルランドから、その後 1994 年には BSE 発生国からの生体牛の輸入を禁止した。さらに、1996 年にカナダ食品検査庁(Canadian Food Inspection Agency :CFIA)が BSE 清浄国と認定した国²⁴⁾以外の国からの生体牛の輸入を禁止した(参照 66, 67)。1998 年 4 月には、政府が総合的なリスク評価を実施し、BSE 清浄と認定した国からのみ反すう動物の輸入が許可された(参照 66, 68)。2005 年 12 月からは、輸出国について、無視できる BSE リスク国、管理された BSE リスク国及び不明のリスク国の三つのカテゴリーに分類する輸入規制を導入し、現在では、OIE のカテゴリーに基づく運用を行っている(参照 69, 70)。

²⁴⁾ オーストラリア、デンマーク、フィンランド、アイスランド、ニュージーランド、ノルウェー、スウェーデン及び米国

1 米国産の生体牛については、2003 年 12 月の米国における BSE 牛の確認
2 を受け、と畜場直行牛を除く生体牛の輸入を制限した。(参照 71) 2004
3 年 4 月に肥育用子牛(雄子牛)及び一時的に滞在する牛の輸入が再開され(参
4 照 72)、2005 年 3 月に 30 か月齢未満のと畜目的の牛について輸入が再開
5 され(参照 73)、さらに、2006 年 6 月に 1999 年以降に生まれた全ての米
6 国産牛の輸入が認められた(参照 74)。肉骨粉については、1988 年に、米
7 国産を除く全ての国からの肉粉、骨粉及び血粉の輸入が禁止された(参照
8 66, 75)。1996 年に、反すう動物由来原料を含む動物用飼料及びペットフー
9 ド並びに動物用飼料及びペットフードの原料とする製品は、BSE 清浄国と
10 認定された国以外からの輸入が禁止された(参照 76)。

11 1997 年に、全ての動物由来レンダリング製品について、反すう動物への
12 使用可否により制限が規定され、これに基づき輸入が許可された。また、
13 血液、乳を除く反すう動物を原料とするレンダリング製品については、BSE
14 清浄国と認められていない国からの輸入が禁止された。1998 年には、羊及
15 び山羊由来原料の製品も輸入制限の対象とされた(参照 77)。また、輸入
16 に際して、輸出認定国に当該国でと畜された動物であることの証明を要求
17 した。

18 2000 年には、カナダが BSE 清浄国と認めていない国からの血粉、フェ
19 ザーミールを含む全動物由来の全てのたん白質含有製品の輸入を禁止（養
20 殖魚用のレンダリングされた血液製品のフランスからの輸入及び同じく養
21 殖魚用の豚肉骨粉のデンマークからの輸入を除く。）した(参照 78)。動
22 物性油脂については、1982 年に米国からの非食用動物由来油脂の輸入が開
23 始され(参照 79)、1988 年には非食用に限らず、米国からの油脂の輸入が
24 認可された。1996 年、タローは BSE に特化した輸入規制の適用対象から
25 除外され、用途を限定せず、オーストラリア、デンマーク、フィンランド、
26 アイスランド、ニュージーランド、ノルウェー及びスウェーデンから輸入
27 が開始された(参照 76)。2000 年にたん白質を含まないタロー及びタロー
28 から製造された製品については、不溶性不純物の最大許容値を 0.15%とし、
29 これに関する証明及び交差汚染を防ぐ措置に関する証明がある場合につい
30 ては、BSE 非清浄国からの輸入が可能とされた(参照 78)。

31 2005 年 12 月には、輸出国を三つのカテゴリーに分類（無視できる BSE
32 リスク、管理された BSE リスク、不明のリスク)する輸入規制が導入された
33 (参照 69)。本規則は 2010 年 8 月に改正され、現在に至っている(参照
34 70)。
35

②飼料規制

1997 年より、原則としては乳動物由来たん白質を反すう動物用飼料に使用することが禁止された（以下、カナダで反すう動物用飼料への使用が禁止された物質をカナダの項目で「禁止物質」という。）（参照 66）。ただし、乳動物由来たん白質のうち、牛乳、乳製品、血液、血液製品、ゼラチン、豚由来たん白質及び馬由来たん白質は、禁止物質から除かれている。

さらに、2007 年 7 月に飼料規制が強化され、禁止物質のうち、SRM(30 か月齢以上の牛の頭蓋骨、脳、三叉神経節、眼、扁桃、せき髄及び DRG 並びに全ての月齢の牛の回腸遠位部)（参照 80）を、全ての家畜種の飼料、ペットフード及び肥料へ使用することが禁止された（参照 81）。同時に、不溶性不純物の濃度が 0.15%を超える反すう動物由来の油脂を反すう動物用飼料に利用することが禁止された。また、併せて、反すう動物用飼料に使用可能なゼラチンは皮由来のものに限ることとされた。なお、不溶性不純物の濃度が 0.15%を超えた反すう動物由来油脂は、全ての動物への使用が禁止されている。なお、と畜場、レンダリング施設、飼料製造施設等において交差汚染の防止対策も講じられている（参照 12, 80-82）。

（2）BSE サーベイランスの状況

カナダでは、1992 年から中枢神経症状を呈する牛や歩行困難な牛等の高リスク牛を対象としたサーベイランスが開始された。

2003 年 5 月にカナダ産の牛で初めて BSE 感染牛が発見されたことを受けて、2004 年から成牛群における BSE 有病率の評価を目的とした拡大サーベイランスが開始された。サーベイランス計画案が作成され、2004 年はプログラム初年度として 8,000 頭、2005 年以降は年間 3 万頭以上の牛を検査することとされた。（参照 83）

1992 年に開始されたサーベイランスプログラムは、州、大学、連邦政府の病理研究所において、中枢神経症状を呈する牛を病理組織学的にスクリーニングすることにより行われた。これらの症状を呈する牛は、農場、州及び連邦政府のと畜場から搬入されたものである。（参照 84）

2002 年からはサーベイランスプログラムが強化され、と畜場における到着時死亡牛(DOAs; dead on arrival)、緊急と畜牛及びダウンナー牛もサーベイランスの対象とされた。さらに、同年、死亡牛の多くが検査対象とされた。（参照 84）

2004 年に開始された現行のサーベイランスでの検査計画頭数は、100 万頭当たり 2 頭の有病率の場合に、95%の信頼を持って少なくとも 1 頭の BSE 症例を検出するのに必要な頭数として計画され、実施初年である 2004 年は

8,000 頭、2005 年以降は毎年 30,000 頭の検査を実施することとされた(参照 83, 85)。2004～2008 年のデータは OIE が採用しているポイント制(参照 86)²⁵⁾に従っており、OIE 基準の定める 10 万頭に 1 頭の BSE 感染牛が検出可能なサーベイランスの基準を満たしている。

BSE の検査方法については、現在、TSE 検査機関ネットワークに属する州の病理学的検査機関や CFIA ネットワーク 6 施設で、ELISA 試験等による迅速検査が行われ、陽性結果が出たサンプルについてはカナダ国立海外病センターにある BSE リファレンスラボに送付され、IHC により確定診断が行われる。ただし、サンプルの状態により解剖学的に脳幹部（門部）が特定できない場合や、迅速診断検査と IHC の結果に相違がある場合は、WB が用いられる。(参照 85, 87)

カナダの各年の BSE サーベイランス頭数を表 9 に示した。

²⁵⁾ OIE コードでは、24 か月齢以上の成牛飼養頭数が 100 万頭以上の場合、95%の信頼度で 10 万頭に 1 頭の BSE 感染牛を検出するためには過去 7 年間に 30 万ポイント以上、5 万頭に 1 頭を検出するためには 15 万ポイント以上が必要としている。

1 表 9 カナダの各年の BSE サーベイランス頭数

年	検査頭数	うち神経症状牛
1992	225	—
1993	645	54
1994	426	51
1995	269	67
1996	454	157
1997	759	244
1998	940	137
1999	895	692
2000	1,020	452
2001	1,581	623
2002	3,377	451
2003	5,727	286
2004	23,550	—
2005	57,768	—
2006	55,420	—
2007	58,177	—
2008	48,808	—
2009	34,618	—
2010	35,655	—
2011	33,458	—

2 注) 2004年以降については、神経症状牛の頭数に関する情報は得られていない。
3 カナダサーベイランス結果より作成(参照 83, 88)

5 (3) BSE 発生状況

6 ①発生の概況

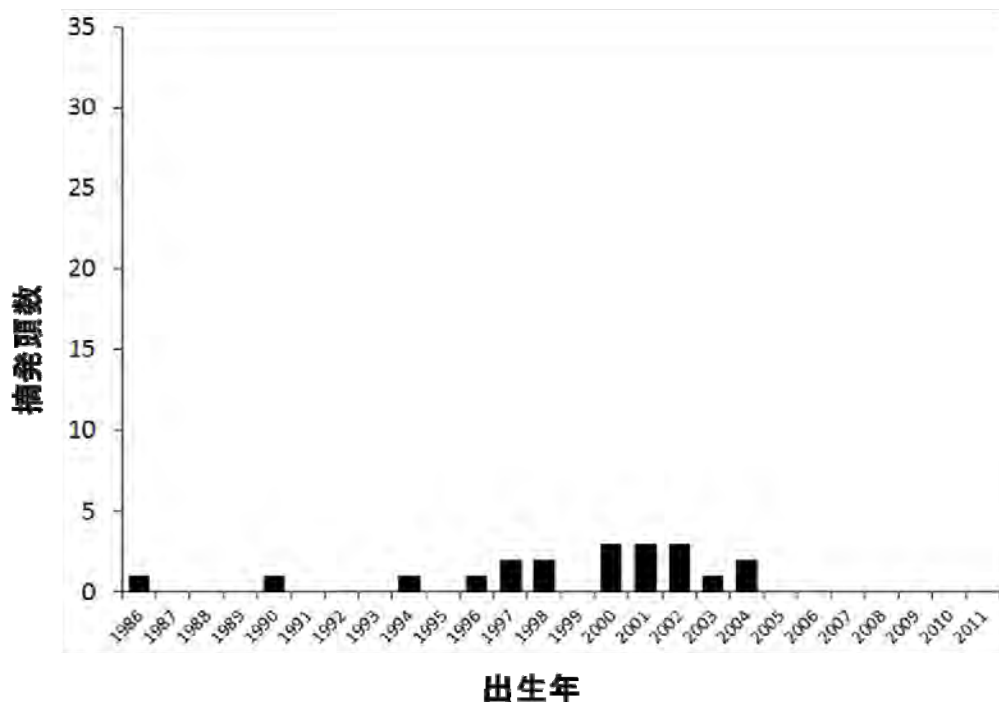
7 カナダにおける最初の BSE 検査陽性牛は、1993 年に英国から輸入され
8 たサレール種の牛において確認された。その後、2003 年 5 月にカナダ産の
9 牛で初めて BSE が確認された。2012 年 7 月までに、カナダ国内でカナダ
10 産牛の BSE 検査陽性牛は合計 18 頭確認されており、そのうち 2 頭が非定
11 型 BSE (H 型と L 型が各 1 頭ずつ)であった。

これまでの定型 BSE 検査陽性牛 16 頭の最若齢は 50 か月齢、最高齢は 97 か月齢、平均月齢は 75.8 か月齢²⁶⁾（6.3 歳）であり、非定型 BSE の 2 頭は、いずれも 10 歳以上であった。（参照 89）

②出生コホートの特性

出生年別の BSE 検査陽性牛頭数を図 6 に示した。

最も遅く生まれた牛は、2004 年 8 月生まれの雌のホルスタイン種で、77 か月齢で BSE 陽性と診断されている。



注) 英国からの輸入牛 1 頭(1996 年生)及び米国で確認されたカナダからの輸入牛 1 頭(1997 年生)を含む。

図 6 カナダの出生年別の BSE 検査陽性牛頭数

4. フランス

(1) 飼料規制等の概要

①生体牛、肉骨粉等の輸入

EU 域内からの生体牛の輸入については、1989 年 7 月に、英国からの 1988 年 7 月 18 日以前に生まれた牛及び BSE 患者とその疑似患者である産仔の輸入が禁止された(参照 9, 90)。1996 年には、英国からの生体牛の EU 域内への輸出が禁止され(参照 9, 91)、1998 年にはポルトガルからの生体牛

²⁶⁾ 詳細な月齢が不明な BSE 検査陽性牛については、推定月齢のうち最若齢と仮定した。

1 の輸出が禁止された。その後、2004 年にポルトガルからの当該輸出禁止措
2 置が解除され、2006 年には英国からの輸出禁止措置も解除された(参照 9,
3 92, 93)。

4 EU域外からの輸入については、1996年にフランス独自の規制として、ス
5 イスからの生体牛の輸入を禁止し、その後、2002年に当該輸入禁止を解除
6 した。(参照 9)

7 2001年に、TSE規則Annex IXの規定により、輸出国のBSEステータス分
8 類に応じた輸入条件が適用されている。輸出可能国はEU理事会決定
9 1979/542/EECに規定される第3国リスト²⁷⁾に記載され、輸入時には、国境
10 検査所(BIP)による検疫検査の上、輸入を認める書類が発行される。その後、
11 輸入が認められた生体牛がEU域内を移動する際に当該書類が必要となっ
12 た。(参照 94, 95)

13 EU 域内からの肉骨粉の輸入については、1989 年にフランス独自の規制
14 として、8 月に英国からの血粉、肉粉、内臓、骨及び獣脂かすの輸入を禁止
15 し、同年 12 月にアイルランドからの輸入も禁止した(アイルランドは、1993
16 年に解除)。本規制では、豚及び反すう動物由来のミールについては、反
17 すう動物用飼料への利用を禁止する等の条件を課して、特別な例外として
18 輸入を認めていたが、1990 年 2 月に当該例外措置も撤廃された。(参照 96)

19 1996 年には、英国からのほ乳動物由来の肉骨粉の EU 域内への輸出が禁
20 止された(参照 91)。1998 年には、ポルトガルからのほ乳動物由来の肉
21 骨粉の EU 域内への輸出が禁止された(参照 92)。2002 年に畜産副産物規
22 則(2002/1774/EC)に基づき、同規則の分類によるカテゴリー1 (SRM を
23 含む。)、カテゴリー2 (MBM を含む。)等の輸送においては、事前に仕
24 向け先国の政府当局の許可が必要等、一定の手続きが要求されている(参照
25 97)。

26 2011年3月からは、畜産副産物規則が改正(2009/1069/EC)され、カテゴ
27 ー1及びカテゴリー2に分類される物質の輸送においては、輸出国及び仕向
28 け先国の政府当局への情報提供、同情報に基づき仕向け先国は一定期間内
29 に輸入の可否を決定すること及び第三国経由でのEU域内輸送に関する項
30 目等の記載によって、規定が明確化された。

²⁷⁾カナダ、スイス、チリ、グリーンランド、クロアチア、アイスランド、モンテネグロ、マケ
ドニア、ニュージーランド、サンピエール島とミクロン島、セルビア(2009年3月時点)

②飼料規制

フランス政府の説明によると、1989 年に英国産の全てのほ乳動物由来たん白質について、輸入及び反すう動物への使用が禁止された(参照 9, 96, 98)。1990 年には、ほ乳動物由来のたん白質を牛用の飼料として使用することが禁止され(参照 9)、1994 年には反すう動物用の飼料として使用することが禁止された(参照 9, 99)。さらに 2000 年 11 月には、全ての動物由来のたん白質について、全ての家畜用飼料への使用が禁止された(参照 9, 100, 101)。

2001 年の TSE 規則の施行以降は、全ての家畜用飼料に対して動物性たん白質（乳、乳製品等一部のものを除く。）及び不溶性不純物の含有量が 0.15%を超える反すう動物由来の油脂の使用が禁止されている。(参照 9)

加えて、フランス国内の規則では、魚粉などを反すう動物用飼料に使用することが禁止されている。なお、と畜場、レンダリング施設、飼料製造施設等において交差汚染の防止対策も講じられている。(参照 9)

(2) BSE サーベイランスの状況

フランスは、BSE を 1990 年 6 月から通報対象疾病に指定し、臨床症状を呈する牛を対象としたパッシブサーベイランスを開始した。生産者は神経症状等を呈する牛を発見した場合には獣医師に通報し、獣医師が BSE の疑いがあると判断した場合、獣医師は農水省獣医療局地方当局(DDVS)に通報しなければならない。通報をしなければ罰則規定の適用対象となる。(参照 9)

農場で死亡した牛の検査は調査プログラムとして 2000 年 6 月に開始され、56,000 件の検査が実施された後、2001 年からシステム化された。24 か月齢超の農場死亡牛はレンダリング施設に運ばれ、サンプルはレンダリング施設において収集されている。(参照 9)

健康と畜牛の検査は、2001 年 1 月から 30 か月齢超を対象に開始され、同年 7 月から 24 か月齢超、2004 年 7 月から 2008 年 12 月までは 30 か月齢超を対象に実施された。2009 年 1 月 1 日以降は、欧州委員会決定(2008/908/EC)(参照 7)に基づき、48 か月齢超の健康と畜牛を対象に BSE 検査が実施され、2011 年 7 月 1 日からは、欧州委員会決定(2011/358/EC)(参照 102)に基づき、検査対象月齢がさらに 72 か月齢超に引き上げられた。(参照 100)

1997 年、組織学的検査により BSE 陽性が確認された場合、牛群全体を安楽死させ、と体を焼却処分することが義務付けられた。2002 年、BSE 検

1 査陽性牛群全体のとう汰を止め、コホート牛²⁸⁾のみ安楽死させて検査を行
2 う措置に変更した。(参照 9)

3 検査手法については、2002 年まで、全ての臨床症状牛のサンプルはフラ
4 ンス食品衛生安全庁(AFSSA)²⁹⁾に送付され、IHC が行われた。健康と畜牛
5 では、2001 年 1 月以降に迅速検査が開始され、同年 6 月からは死亡牛検査
6 でも迅速検査が開始された。2002 年以降は、臨床症状牛についても迅速検
7 査が開始された。

8 一次検査は農水省食品総局(DGAL)が認定した検査施設（全国 57 か所）
9 で実施され、一次検査で陰性結果とならなかった場合は、サンプルが
10 AFSSA に送付される。迅速診断検査で陰性でなかったサンプルについては、
11 AFSSA が、迅速診断検査、脳幹のいくつかの部位を用いた WB 及び IHC
12 を実施し、最終診断を行っている。(参照 9)

13 フランスの各年度の BSE サーベイランス頭数を表 10 に示した。2011 年
14 度（2010 年 11 月 1 日～2011 年 10 月 31 日）には、フランス国内では
15 1,722,012 頭の牛について BSE 検査が実施された。内訳は健康と畜牛が
16 1,414,857 頭、死亡牛が 289,385 頭、緊急と畜牛が 17,764 頭及び臨床症状
17 を呈する牛が 6 頭であった。この結果、OIE コード(参照 103)に基づく
18 2011 年度のサーベイランスポイントは、312,138 ポイントであり、OIE 基
19 準の定める 10 万頭に 1 頭の BSE 感染牛が検出可能なサーベイランスの基
20 準を満たしている(参照 98, 100)。

²⁸⁾ ここでのコホート牛は、①BSE 検査陽性牛の誕生の前後 12 か月以内に同じ牛群で生まれた牛、②生後 1 年間、BSE 検査陽性牛とともに育成された牛で、BSE 検査陽性牛が生後 1 年間に給与されたものと同じ飼料が給与された牛、③BSE 検査陽性牛が雌牛の場合には、当該牛が症状を示した日又は死亡日から遡って 2 年以内に当該牛から産まれた牛を意味する。

²⁹⁾ 2010 年 7 月 1 日より、AFSSA とフランス環境労働衛生安全庁 (AFSSET) が合併し、現在はフランス食品環境労働衛生安全庁 (ANSES) となっている。

1 表 10 フランスの各年の BSE サーベイランス頭数

年	死亡牛	健康と畜牛	BSE 疑い	その他
2001	122,775	2,351,396	91	0
2002	271,520	2,889,806	114	0
2003	280,436	2,891,769	174	0
2004	262,192	2,602,554	101	0
2005	249,164	2,319,214	51	0
2006	251,268	2,240,582	34	0
2007	264,107	2,176,022	13	5,654
2008	315,036	2,163,216	12	5,591
2009 [※]	297,590	1,641,434	9	10,362
2010 [※]	291,002	1,484,778	11	18,322
2011 [※]	289,385	1,414,857	6	17,764

2 ※前年 11 月～10 月

3 (3) BSE 発生状況

4 ①発生の概況

5 OIE に報告されている BSE 感染牛の集計によると、1991 年に初めてフ
6 ランスにおいて BSE 検査陽性牛が確認されて以降、2001 年の 274 頭をピー
7 ークに、2002 年に 239 頭、2003 年に 137 頭、2004 年に 54 頭、2005 年に
8 31 頭、2006～2008 年は 10 頭未満、2009 年には 10 頭、2010 年には 5 頭、
9 2011 年は 3 頭の BSE 検査陽性牛が OIE に報告されており、2012 年 4 月
10 にも 1 頭の BSE 検査陽性牛が確認されていることから、合計 1,023 頭の報
11 告がある（2012 年 7 月現在）³⁰⁾。

12 これまでの BSE 検査陽性牛の最若齢は 43 か月齢、最高齢は 227 か月齢
13 であり、平均月齢は 86 か月齢（7.1 歳）である。

14 なお、非定型 BSE については、2010 年 12 月時点で 27 頭が確認されて
15 おり、うち 14 頭が H 型、13 頭が L 型であった³¹⁾。（参照 9, 104-108）

16 ②出生コホートの特性

17 出生年別の BSE 検査陽性牛の頭数を図 7 に、飼料規制後に出生した BSE
18

30) OIE ホームページ <http://www.oie.int/?id=505>

31) VI 非定型 BSE の項を参照

検査陽性牛を表 11 に示した。

BSE 検査陽性牛の出生時期については、1995 年生まれが最も多くなっている。BSE 検査陽性牛のうち最も遅く生まれたものは 2004 年 4 月生まれであり、フランスにおいて完全な飼料規制(全ての家畜用飼料へのほ乳動物由来の動物性たん白質の使用禁止)が実施された 2000 年 11 月以降に生まれた牛で BSE 陽性が確認されたのは、これに 2001 年生まれの 2 頭を加えた合計 3 頭である。

なお、飼料規制から 3 年経過後に発生した 2004 年の事例 (BARB) については、原因となったであろうプリオンの牛による摂取までの過程を特定するに十分な証拠が得られておらず、原因の特定には至っていない。当該牛に感染について決定的な証拠はないが、動物用飼料製造工場において、パイプに残っていたもの、あるいは動物由来 MBM を使用した牛用飼料以外の製造施設でサイロの底にあったものが析出した可能性も否定できない。AFSSA は、製造、流通、動物用飼料の使用などの流れの複雑さをあげ、アクティブサーベイランス体制の質及び反すう動物用飼料の管理措置を維持することを勧告している。(参照 109)

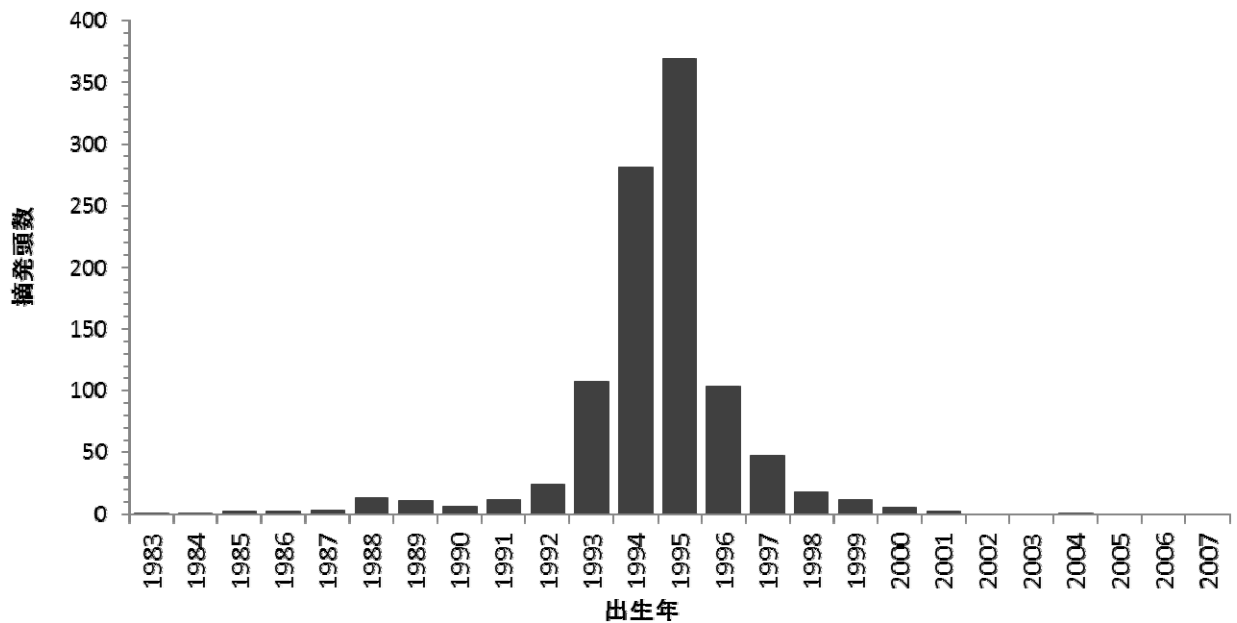


図 7 フランスの出生年別のBSE検査陽性牛頭数

表 11 飼料規制後に生まれた BSE 検査陽性牛

誕生年月	確認年	月齢	区分
2001 年 1 月	2006 年	60 か月齢	健康と畜牛
2001 年 12 月	2010 年	105 か月齢	死亡牛
2004 年 4 月	2010 年	69 か月齢	死亡牛

5. オランダ

(1) 飼料規制等の概要

①生体牛、肉骨粉等の輸入

生体牛の輸入については、1989 年に、英国で 1988 年以前に生まれた生体牛の EU 域内への輸出が禁止された(参照 110)。1996 年には、英国からの生体牛の EU 域内への輸出が禁止され(参照 111)、1998 年にはポルトガルからの生体牛の輸出が禁止された。その後、2004 年にポルトガルからの当該輸出禁止措置が解除され、2006 年には英国からの輸出禁止措置も一定の条件を課した上で解除された(参照 112-114)。

オランダ政府の説明によれば、肉骨粉の輸入については、1990 年に英国からの反すう動物由来肉骨粉の輸入規制（オランダ独自の規制：政府説明）が行われた(参照 115, 116)。1993 年に、オランダは独自に反すう動物用飼料工場においては、英国、アイルランド及びスイス産肉骨粉が存在しないように規制した。(参照 115)。

1996 年には、英国からのほ乳動物由来肉骨粉の EU 域内への輸出が禁止され(参照 111)、1998 年にはポルトガルからのほ乳動物由来肉骨粉の EU 域内への輸出が禁止された(参照 112)。

動物性油脂については、2002 年に畜産副産物規則の施行によりカテゴリー1(SRM を含む。)及び2 (MBM を含む。)の物質は、事前に仕向け先国の政府当局に情報提供する等一定の輸出手続きを遵守することが必要とされた。(参照 117)

②飼料規制

オランダ政府の説明によると、1989 年に反すう動物由来たん白質を反すう動物に使用することを禁止し、1994 年には、ほ乳動物由来たん白質を反すう動物に使用することを禁止した。さらに 1999 年には、反すう動物用飼料と動物性たん白質を含む非反すう動物用飼料の製造ラインが完全に分離された(参照 115, 118, 119)。2000 年 12 月以降は、全ての家畜用飼料に

において動物性たん白質（牛乳、乳製品等一部のものを除く。）及び不溶性不純物の含有量が 0.15%を超える反すう動物由来の油脂の使用が禁止されている（参照 10）。

ただし、畜産副産物規則で定められている TSE 等を伝播するリスクに基づく三つのカテゴリーに分類される畜産副産物のうち、カテゴリー3 に分類される動物性油脂は、不溶性不純物の含有量が 0.15%を超える反すう動物由来のものを除き、家畜用飼料に使用することが認められている。なお、と畜場、レンダリング施設、飼料製造施設等において交差汚染の防止対策も講じられている。（参照 10, 117, 120, 121）

（２）BSE サーベイランスの状況

オランダでは 1990 年 7 月に BSE を通報対象疾病に指定し、臨床症状を呈する牛を対象としたパッシブサーベイランスが開始された。開業獣医師や農家は OIE コードにおいて規定される一つ以上のカテゴリーを含む症状を呈した牛を発見した場合、獣医当局に通報する必要がある。また、と畜場での生前検査で BSE の症状を呈している動物も対象とされる（参照 116, 122）。この結果、1991 年から 2009 年までに 379 件の検査が実施された。

2000 年からは 24 か月齢超の死亡牛及び緊急と殺牛を対象としたアクティブサーベイランスが開始された。また 2009 年 1 月 1 日には EFSA の実施したリスク評価に基づき、緊急と畜牛及び死亡牛の検査において、対象月齢が 48 か月齢超に引き上げられた（参照 116, 122）。この結果、2000 年から 2010 年までに 622,535 件の検査が実施された。

2001 年から 30 か月齢超の健康と畜牛を対象としたアクティブサーベイランスが開始された。2009 年 1 月 1 日には、EFSA の実施したリスク評価に基づき、健康と畜牛の検査対象月齢が 48 か月齢超に引き上げられ、2011 年 7 月 1 日からは、さらに検査対象月齢が 72 か月齢超に引き上げられた（参照 116, 122）。この結果、2001 年から 2010 年までに 4,190,139 件の検査が実施された。

オランダで使用されるサンプリング及び診断法は OIE マニュアル、EU 規則及び英国獣医学研究所（VLA）のマニュアルに準拠している。

2002 年までは、全てのサーベイランス検査を中央獣医研究所(CVI)で実施していたが、2003 年以降は、食用健康と畜牛については、CVI により認定された民間検査施設(現在 5 施設)でスクリーニング検査を実施し、確定診断のみ CVI で実施している。なお、その他のカテゴリーの牛(臨床症状牛、死亡牛等)については、スクリーニング検査も CVI で実施している。確定診

断は、CVI において、病理組織学的分析、IHC 及び WB によって行われる。
 なお、CVI は、EU のリファレンスラボ(VLA) の技能検査で精度管理され
 おり、サンプルがこれらの検査に適さない場合、OIE マニュアルの WB を
 行うこととされている。(参照 116)
 オランダの各年度の BSE サーベイランス頭数を表 12 に示した。

表 12 オランダの各年の BSE サーベイランス頭数

年	死亡牛	健康と畜牛	BSE 疑い	その他
2001	31,056	454,649	97	31,281
2002	46,611	491,069	39	17,710
2003	49,853	441,987	25	15,510
2004	65,600	471,630	19	0
2005	47,017	455,481	7	17,955
2006	47,804	432,042	12	10,739
2007	61,413	399,304	15	5,230
2008	67,440	409,444	9	4,985
2009	44,157	357,556	4	3,227
2010	47,354	333,615	2	2,789

(3) BSE 発生状況

①発生の概況

オランダでは、1997 年に最初の BSE 検査陽性牛が確認されて以降、2002
 年の 24 頭をピークに減少し、2007 年は 2 頭、2008 年は 1 頭、2009 年は 0
 頭、2010 年は 2 頭、2011 年は 1 頭と 2012 年 7 月末までに合計 88 頭の BSE
 検査陽性牛が確認されており、内訳は 19 頭が臨床症状牛、21 頭が死亡牛、
 48 頭が健康と畜牛となっている。これまでの BSE 検査陽性牛の最若齢は
 50 か月齢、最高齢は 171 か月齢であり、平均月齢は 80 か月齢(6.7 歳)とさ
 れている。非定型 BSE については、オランダでは 4 頭の発生が確認されて
 おり、1 頭(13 歳)が H 型、3 頭が L 型(10 歳、12 歳、14 歳)であった(2011
 年 11 月末現在)。(参照 123, 124)

②出生コホートの特性

出生年別の BSE 検査陽性牛頭数を図 8 に、飼料規制後に出生した BSE
 検査陽性牛を表 13 に示した。

1 BSE 検査陽性牛の出生時期については、1996 年生まれが最も多かった。
2 2001 年 2 月生まれの 1 頭は 2001 年の完全な飼料規制施行後に生まれたも
3 のである(参照 123)。この感染経路については、汚染防止対策に係る飼料
4 生産システムが不十分であったこと、農場で豚用飼料が牛用飼料に混ざっ
5 たことなどが原因として疑われている(参照 125, 126)。

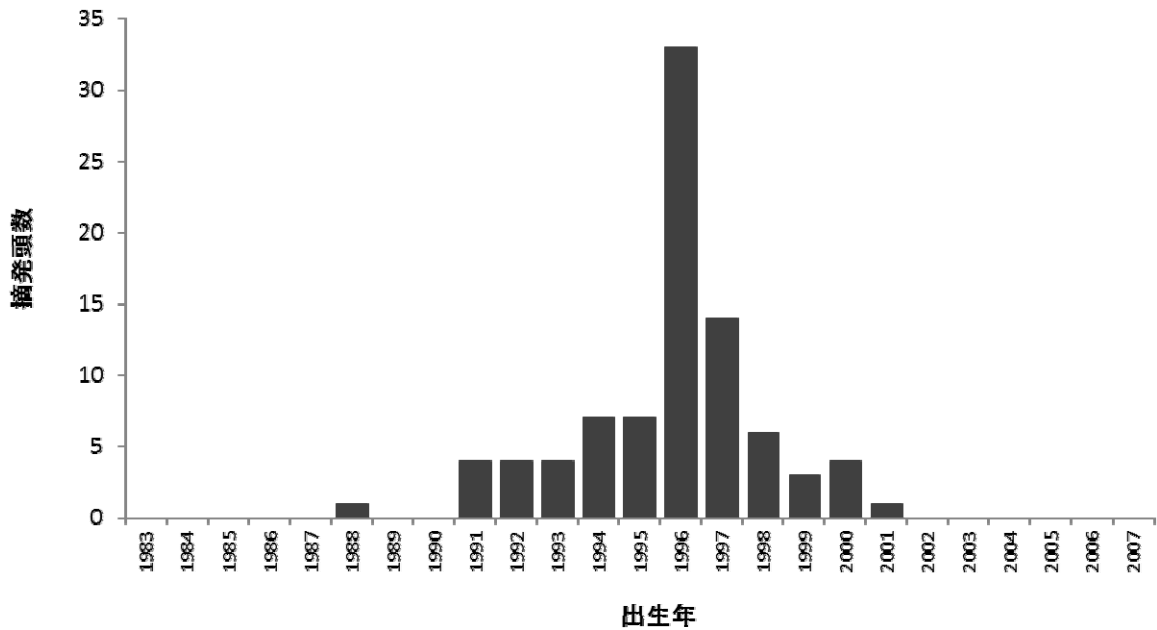


図8 オランダの出生年別のBSE検査陽性牛頭数

表 13 飼料規制後に生まれた BSE 検査陽性牛

誕生年月	確認年	月齢	区分
2001 年 2 月	2005 年	58 か月齢	と畜検査異常牛

牛群の感染状況のまとめ

[illegible]

V. SRM 及び食肉処理

1. 日本

(1) SRM 除去

① SRM 除去の実施方法等

日本では、と畜場法施行規則（昭和 28 年厚生労働省令第 44 号）及び牛海綿状脳症対策特別措置法施行規則（平成 14 年厚生労働省令第 89 号）において全月齢の牛の頭部（舌、頬肉を除く。）、せき髄及び回腸遠位部³²⁾を SRM として除去することが定められている。また、食品衛生法に基づく食品、添加物等の規格基準において、BSE の発生国又は発生地域において飼養された牛の肉を一般消費者に販売する場合は、せき柱（胸椎横突起、腰椎横突起、仙骨翼及び尾椎を除く。）を除去することが定められている。（参照 6, 127-129）

さらに、と畜場施行規則等により、SRM はと畜解体時等に食用部位を汚染しないように除去し、専用の容器に保管するとともに、と畜検査員（地方自治体に所属する獣医師）による確認を受けた後に 800℃以上で確実に焼却することが義務付けられている。（参照 127, 128）

せき髄については、一般的には背割前に吸引機により吸引して除去しており、背割後、高圧水により枝肉を洗浄し、と畜検査員がせき髄片の付着がないことを確認している。背割り鋸は 1 頭毎に洗浄をしている。（参照 128, 130）

② SSOP、HACCP に基づく管理

SRM に係る衛生標準作業手順（SSOP : Sanitation Standard Operating Procedures）はすべてのと畜場において導入されており、SSOP に定められた頻度で点検を実施し、その記録を保管している。（参照 130）

(2) と畜処理の各プロセス

①と畜前検査及びと畜場における BSE 検査

と畜場では、生体検査及び解体後検査が行われている。

生体検査では、すべての牛について、奇声、旋回等の行動異常、運動失調等の神経症状の有無を歩様検査の結果もあわせて判断され、当該牛が BSE に罹患している疑いがあると判断した場合には、と畜場法(昭和 28 年法律第 114 号)に基づきと殺解体禁止措置をとることが定められている。（参照 45, 131）

解体後検査では、全月齢の健康と畜牛（20 か月齢以下の牛は任意）を対

³²⁾ 盲腸との接続部分である回盲部から 2 メートルまでの部位。

象に BSE 検査を実施している。なお、検査中の当該牛に由来する肉、臓器等については、検査の実施中は、分離した廃棄部分を含め、個体識別が可能な方法でかつ可食部分が微生物等の汚染を受けないよう保管することが義務付けられている。(参照 45)

②スタンニング、ピッシング

スタンニングについては、牛のと殺を行っているのと畜場 149 施設のうち、スタンガン（と殺銃）を使用していると畜場は 141 施設、と畜ハンマーを使用していると畜場は 15 施設、圧縮した空気又はガスを頭蓋腔内に注入する方法を用いていると畜場はなかった。スタンガンを使用している 141 のと畜場のうち、弾の先が頭蓋腔内に入るものを使用している施設が 140 施設、頭蓋腔内に入らないものは 3 施設³³⁾であった(「特定部位の取扱調査表結果」2012 年 3 月時点)。(参照 130)

2009 年 4 月 1 日より、と畜場法施行規則第 7 条第 1 項第 3 号の規定に基づき、牛のと殺に当たっては、ピッシング（ワイヤーその他これに類する器具を用いて脳及びせき髄を破壊することをいう。）は禁止されている。(参照 132)

なお、厚生労働省実施の「ピッシングに関する実態調査結果（2009 年 6 月）」によると、2009 年 3 月末時点で全てのと畜場においてピッシングが中止されたことが確認されている。(参照 133)

(3) その他

①機械的回収肉（MRM）

日本では、MRM の生産は行われていない。(参照 134)

食品、添加物等の規格基準（昭和 34 年厚生省告示 370 号）において、せき柱の除去は、背根神経節による牛の肉及び食用に供する内臓並びに当該除去を行う場合の周辺にある食肉の汚染を防止できる方法で行われなければならないと規定されている。(参照 129, 135)

②トレーサビリティ

と畜検査に際しては、「伝達性海綿状脳症検査実施要領」に基づき、と畜検査申請書において牛個体識別台帳の写し等を参考に、歯列の確認を行い、月齢を総合的に判断する。第 3 切歯が生えている場合には、と畜検査申請書の記載にかかわらず、生後 30 か月齢以上であると判断される。

日本におけるトレーサビリティ制度は、牛の個体識別のための情報の管

³³⁾ 複数の方法を用いている施設があるため、重複した数となっている。

理及び伝達に関する特別措置法（平成 15 年法律第 72 号）に基づく牛個体
識別台帳等で牛の個体情報管理が 2002 年 1 月から開始され、2003 年 12
月から生産段階で義務化され、2004 年 12 月からは流通段階においても義
務化されている。（参照 16, 45）

③ と畜場及びと畜頭数

日本にはと畜場が 151 施設（2011 年 3 月現在）ある。年間と畜頭数は、
約 122 万頭であり、うち 30 か月齢以下は約 86 万頭である（2011 年 5 月
31 日現在）。（参照 47, 130）

2. 米国

（1）SRM 除去

①SRM 除去の実施方法等

米国においては、30 か月齢以上の脳、頭蓋、眼、三叉神経節、せき髄、
せき柱（尾椎、胸椎及び腰椎の横突起並びに仙骨翼を除く。）、背根神経
節、及び全月齢の回腸遠位部を除去することが義務付けられている。

と畜工程において背割りが行われており、一般的には、背割り後にせき
髄を吸引器により除去した後、枝肉を温水又は冷水等で洗浄している。背
割り鋸は 1 頭毎に洗浄される。せき柱へのせき髄の残存がないことは従業
員と検査員が目視で確認しており、その他 SRM の除去についても、食肉検
査官（獣医官を含む。）が目視により確認している。（参照 17）

②SSOP、HACCP に基づく管理

連邦規則 9CFR310.22 に基づき、と畜場は HACCP、SSOP 等を組み込
むことが定められており、モニタリングの実施・記録保持等の検査体制が
確保されていなければならない（参照 136）。なお、対日輸出認定施設にお
いては、HACCP プログラムが整備され、実施状況については現地調査が行
われている（参照 137）。

③ 日本向け輸出のための付加的要件等

米国から日本への牛肉等の輸出については、2003 年に米国内で BSE 検
査陽性牛が確認されたことから、日本は輸入を禁止したが、その後、食品
安全委員会の食品健康影響評価を踏まえ、一定の条件（20 か月齢以下、SRM
の除去）の下、2005 年に輸入を再開している。

日本向け輸出のための要件として米国農務省輸出証明(EV)プログラムを
定めており、特定の要件を満たした施設のみ輸出が可能となっている。主

な要件として、SRM³⁴⁾を全月齢の牛から除去することや、牛肉などは個体月齢証明等の生産記録を通じて 20 か月齢以下と証明される牛由来とすることが規定されている。(参照 138)

(2) と畜処理の各プロセス

①と畜前検査及びと畜場における BSE 検査

と畜場に搬入される全ての牛は、獣医官又はその監督のもとでの食肉検査官が歩行状態などを目視で検査し、中枢神経症状牛、死亡牛、歩行困難牛は食用目的でと畜することが禁止される。(参照 17)

健康と畜牛の BSE 検査は、2006 年までは 30 か月齢以上の健康と畜牛の一部を対象に実施していたが、2007 年以降は実績がない。(参照 17, 64, 139)

②スタンニング、ピッシング

ほとんどのと畜施設では貫通式キャプティブボルトスタンガンを使用している。ただし空気噴射を伴う圧縮空気スタンガンは、脳の可視的断片が気絶させた牛の循環器系に入り込む恐れがあるため、米国では 2004 年 1 月より使用が禁止されている。人道的と畜法によりピッシングは禁止されている。(参照 17)

(3) その他

①機械的回収肉 (MRM)

日本向け輸出用に MRM の生産はされていない。米国内では、30 か月齢以上の牛の頭蓋骨、せき柱 については使用禁止とした上で MRM の生産が行われている³⁵⁾。

②トレーサビリティ

米国では歯列判定あるいは書類の確認により月齢の確認が実施される。歯列による判定においては、FSIS Notice5-04 において、第 2 セットの永久切歯(the second set of permanent incisors (I2) ;いわゆる第 3 切歯)が萌出しているものを 30 か月齢以上とすることが定められている。検査員は 1 頭毎に歯列を確認する必要はないが、記録の確認、従業員への歯列確認実地試験、定期的に歯列検査を実施することにより、定期的に施設 (の歯列確認)

³⁴⁾ 日本が規定する SRM (全月齢の牛の頭部 (舌、頬肉を除く。)、せき髄及び回腸遠位部 (盲腸との接続部分から 2 メートルまでの部位)、せき柱)。以下、カナダの項についても同じ。

³⁵⁾ 米国連邦規則 9 CFR 319.5、

<http://ecfr.gpoaccess.gov/cgi/t/text/text-idx?c=ecfr&sid=0104c05e673aafd200080564340b0a26&rgn=div8&view=text&node=9:2.0.2.1.20.1.22.3&idno=9>

が正しくかつ正確であることを検証しなければならない。(参照 136)

米国における個体識別は、これまで長年にわたり牛の結核、ブルセラ病等家畜疾病モニタリング対策の一部として実施されてきた。2006 年 4 月に米国農務省は、口蹄疫等の家畜疾病が発生した場合に 48 時間以内に感染している家畜とその飼養農場を特定することを目的とした全米家畜個体識別システム(NAIS: National Animal Identification System)の開始を公表した。NAIS は米国農務省が主体となって実施され、全米統一的なシステムの構築を目指したが、NAIS への加入は任意であったため、生産者の参加は 36%程度にとどまっている(2010 年 2 月現在)。その後、2010 年 2 月に米国農務省は、各州政府が実施主体となる新たな家畜疾病トレーサビリティシステムを導入することを発表した。制度への参加は任意ではなく義務付けられている。2011 年 8 月 11 日から 12 月 9 日までの期間、USDA はこの新たなシステムの法制化に向けてのパブリックコメントを受け付けた。(参照 140)

③と畜場及びと畜頭数

対日輸出認定施設は 2012 年 6 月現在で 58 施設あり、2005 年から 2011 年までの間に、のべ 115 施設の現地調査及び査察を行い、対日輸出条件の遵守状況（月齢確認、特定危険部位の除去状況）の確認、検証が行われた。(参照 137, 141)

年間と畜頭数は、2011 年のデータによると、約 3,494 万頭であり、うち 1 歳超の成牛が約 3,409 万頭であった。(参照 142)

3. カナダ

(1) SRM 除去

①SRM 除去の実施方法等

カナダでは、全月齢の回腸遠位部及び 30 か月齢以上の脳、頭蓋、眼、扁桃、三叉神経節、せき髄、せき柱及び背根神経節が SRM の範囲として規定されている(参照 85, 143)。背割り後に吸引機によりせき髄を除去した後、一般的には枝肉を温水又は冷水等で洗浄し、せき柱へのせき髄の残存がないことを従業員や検査員が目視で確認する。背割り鋸は 1 頭毎に洗浄される。その他の SRM についても、食肉検査官（獣医師を含む。）が目視により除去を確認している(参照 17, 144)。

SRM は除去後速やかに染色され、SRM が入っていることを明記した専用のコンテナに入れられ、埋却、焼却、アルカリ加水分解又は熱加水分解のいずれかの方法により処理される。(参照 85, 143)

1
2 **②SSOP、HACCPに基づく管理**

3 2005 年 11 月より、食肉検査規則(Meat Inspection Regulations:MIR)に
4 基づき、登録施設における HACCP の設定、整備及び維持が義務付けられ
5 ている。HACCP システムは CFIA の食品安全強化プログラムの要件を満
6 たしていなければならないと規定されている。(参照 143)

7
8 **③日本向け輸出のための付加的要件等**

9 カナダから日本への牛肉等の輸出については、2003 年にカナダ国内で
10 BSE 検査陽性牛が確認されたことから、日本は輸入を禁止したが、その後、
11 食品安全委員会の食品健康影響評価を踏まえ、一定の条件(20 か月齢以下、
12 SRM の除去)の下、2005 年に輸入を再開している。

13 日本向け輸出のための要件として「日本向けに輸出可能な牛のと畜と牛
14 肉製品の加工に係る基準(CFIA、2005 年 5 月 16 日)」を定めており、特
15 定の要件を満たした輸出施設のみ輸出が可能となっている。主な要件とし
16 て、SRM を全月齢の牛から除去すること、牛肉などは個体月齢証明等の生
17 産記録を通じて 20 か月齢以下と証明される牛由来とすることが規定されて
18 いる。

19
20 **(2) と畜処理の各プロセス**

21 **①と畜前検査及びと畜場における BSE 検査**

22 と畜場に搬入される全ての牛は、獣医官自ら又はその監督のもとでの食
23 肉検査官が歩行状態などを目視で検査する。中枢神経症状を呈する牛・死
24 亡した牛・歩行困難な牛は食用目的でと畜することが禁止されている。(参
25 照 17, 145)カナダの BSE サーベイランスプログラムが開始されてから、
26 健康と畜牛は対象に含まれていない。(参照 85)

27
28 **②スタンニング、ピッシング**

29 ほとんどのと畜施設では貫通式キャプティブボルトスタンガンを使用し
30 ている。空気噴射を伴う圧縮空気スタンガンは、脳の断片が気絶させた牛
31 の循環器系に入り込む恐れがあるため、2000 年より使用が禁止されている。
32 食肉検査規則によりピッシングは禁止されている。(参照 85, 145)

33
34 **(3) その他**

35 **①機械的回収肉(MRM)**

36 日本向け輸出用に MRM の生産はされていない。

カナダ国内では 30 か月齢以上の牛の頭蓋骨及びせき柱を使用することを禁止する等の規制強化が行われている。(参照 17)

②トレーサビリティ

カナダでは、第 3 永久切歯 (a third permanent incisor) が歯肉線の表面に生えていない場合は 30 か月齢未満としている。(参照 143)

ケベック州以外のカナダ全土において、家畜疾病の摘発、予防及び撲滅を目的とした家畜追跡システムであるカナダの個体識別制度 (CCIP: Canadian cattle identification program) が 2001 年に導入された。2002 年から完全に実施され、所有する牛への耳標装着を怠った者に対しては罰金を課す等の罰則規定が設けられている。この個体識別制度の遵守率は現在 97%以上となっている。

ケベック州においては、州独自の個体識別システムが存在し、ケベック州農業追跡局 (Agri-Traçabilité Québec (ATQ)) が複数の動物種を対象とした単一のデータベース (ATQ データベース) を管理している。すべての牛は、出生時又はケベック州への到着時に 2 つの耳標 (吊り下げタグ及び高周波個体識別タグ) により個体識別することが義務化されている。これは、ケベック州以外で利用されているものと同様のもので、カナダ牛個体識別庁の認証を受けている。(参照 144, 146-149)

③と畜場及びと畜頭数

連邦政府に登録されていると畜場数は合計 35 施設である。これらの施設は、処理時間内は常時、CFIA による検査を受けている (参照 143)。そのうち、対日輸出認定施設は、平成 23 年 11 月時点で 12 施設である。(参照 150)

年間と畜頭数は 2009 年のデータで約 341 万頭であり、うち連邦政府に登録されていると畜場での頭数は約 314 万頭、うち 30 か月齢超は約 60 万頭である。(参照 143)

4. フランス

(1) SRM 除去

①SRM 除去の実施方法等

フランスでは、12 か月齢超の頭蓋 (下顎を除き脳、眼を含む。) 及びせき髄、30 か月齢超のせき柱 (尾椎、頸椎・胸椎・腰椎の棘突起及び横突起並びに正中仙骨稜・仙骨翼を除き、背根神経節を含む。)、及び全月齢の扁桃並びに十二指腸から直腸までの腸管及び腸間膜が SRM として規定さ

れている。(参照 103)

SRM 除去はと畜場における牛の特定危険部位管理指針 (SRM GUIDE) に従って行われ、農水省獣医療局地方当局(DDVS)の検査官により検査・監督が行われている。また、SRM 除去の方法については、農水省食品総局中央当局(DGAL)及びフランス食品衛生安全庁(AFSSA)³⁶により検証が行われている。

12 か月齢超の牛は背割り前に吸引機によりせき髄を除去することが義務付けられており、背割り後に残存しているせき髄は作業員により除去され、検査官が枝肉検査時にせき髄が残存していないことが確認されている。せき髄除去後に高圧水等を用いた枝肉洗浄は行われておらず、スチームバキュームを実施している。背割り鋸は 1 頭毎に洗浄されている。せき柱以外の SRM も、と畜場において除去されたことを食肉検査官が確認し、除去された SRM は専用のコンテナに廃棄される。30 か月齢超の牛のせき柱は、食肉処理施設で除去される。(参照 151-153)

③ SSOP、HACCP に基づく管理

全てのと畜場及び食肉処理場で、優良衛生規範(GHP)³⁷の適用が義務付けられている。

HACCP については、2001 年以降、全てのと畜場において導入が義務付けられている。食肉処理施設においても製品を消費者に直接販売する場合、2006 年から HACCP の導入が義務付けられている。(参照 151)

各施設の HACCP プランについては所管官庁の地方出先機関が規則への適合性の評価を行っている。(参照 152)

③日本向け輸出のための付加的要件等

フランスから日本への牛肉等の輸出については、2000 年に EU 諸国等からの牛肉等の輸入を停止していることから、2012 年現在、日本向けの輸出は行われていない。

(2) と畜処理の各プロセス

①と畜前検査及びと畜場における BSE 検査

と畜場に搬入される全ての牛について、DDVS の獣医官が歩行状態などを目視で検査し、おびえ、恐怖、不安、知覚過敏、運動失調等の BSE を疑

³⁶ 「脚注 29」参照

³⁷ 優良衛生規範(good hygienic practices:GHP) : SSOP と似た規則が含まれるが、表記形態が異なる。

1 わせる臨床症状を示したものは隔離し、安楽死の後、サンプルを採取して
2 BSE 検査が実施される。(参照 152)

3 健康と畜牛の BSE 検査は、2001 年 1 月から 30 か月齢超、2001 年 7 月
4 から 24 か月齢超、2004 年 8 月から 30 か月齢超、2009 年 1 月から 48 か月
5 齢超、2011 年 7 月から 72 か月齢超を対象としたサーベイランスが実施さ
6 れている。(参照 100)

7 8 ②スタンニング、ピッシング

9 EU 規則及びフランス国内法により、人間による消費を目的とした動物の
10 失神にスタンガンを使用することは全面的に禁止されており、スタンガン、
11 スタナー型家畜銃を使用すると畜場はない。全ての施設において、ピスト
12 ル型の家畜銃（Captive bolt pistols：ボルトが頭蓋内に進入する）又は脳震
13 盪銃（Concussion pistols：ボルトが頭蓋内に進入しない）が使用されてお
14 り、家畜銃を使用している施設では、スタンニング孔を耐水性かつ耐久性
15 を有する栓で塞いでいる。(参照 151, 152)

16 ピッシングは EU 規則及びフランス国内法により禁止されている。(参照
17 151, 152)

18 19 (3) その他

20 ①機械的回収肉 (MRM)

21 EU 規則に基づき、管理されたリスク国又は不明のリスク国の牛の骨は機
22 械的回収肉（EU 規則では mechanically separated meat(MSM)）の製造に
23 用いてはならないとされている。(参照 94, 151)

24 25 ②トレーサビリティ

26 フランスでは、牛の月齢確認には耳標、個体パスポートが使用されてお
27 り、歯列検査は月齢判定の正式手段としては実施されていない。(参照
28 152) 1969 年から、6 か月齢以上の牛全てに個体識別番号付きの耳標の装
29 着が開始された。1995 年には全ての牛飼養農家が登録され、牛への 2 つ
30 の耳標の装着（1 つは生後 48 時間内に、2 つ目は生後 4 か月内に装着）が
31 義務付けられた。さらに 1998 年には、全ての牛飼養農家が登録の対象と
32 なり、2 つの耳標は生後 7 日以内に装着され、母牛の個体識別番号が特定
33 できる個体パスポートを携帯することが求められるようになった。その後、
34 2006 年には、EU 規則にあわせて、生後 20 日以内に耳標を装着するよう
35 に変更された。(参照 9)

③と畜場及びと畜頭数

と畜場及び食肉処理場は Regulation (EC) No 854/2004 に基づいた国の基準に従い、DDVS が施設の許可をしている。2009 年現在、フランス国内における EU 規則に合致した牛を処理すると畜場数は 259 施設であり、食肉処理場は 1208 施設である。(参照 152)

年間と畜頭数は、2006 年のデータによると約 513 万頭であり、うち 30 か月齢超が約 233 万頭である。(参照 151)

5. オランダ

(1) SRM 除去

①SRM 除去の実施方法等

12 月齢超の頭蓋（下顎を除き脳、眼を含む。）及びせき髄、30 月齢超のせき柱（尾椎、頸椎・胸椎・腰椎の棘突起及び横突起並びに正中仙骨稜・仙骨翼を除き、背根神経節を含む。）、全月齢の扁桃並びに十二指腸から直腸までの腸管及び腸間膜が SRM として規定されている。

せき髄は、枝肉の背割り後にせき柱管から小さな金属製の器具を用いて手作業で除去され、その後にせき柱管は吸引洗浄装置により洗浄される。せき髄の除去は検査官により確認される。背割り鋸は 1 頭毎に洗浄されるが、せき髄除去後の水による枝肉洗浄は行われない。

扁桃及び回腸遠位部を含む腸及び腸間膜はトレーニングを受けた作業員により除去され、検査官が検査の際に確認する。

全ての SRM は除去され、SRM 除去の確認は食品消費安全庁(VWA : Food and Consumer Product Safety Authority)の検査官により検査・監督される。除去された SRM は、レンダリング又は焼却処分される。(参照 154-157)

②SSOP、HACCP に基づく管理

オランダでは全ての施設において HACCP の導入が義務付けられている。大規模な施設は独自に HACCP プランを作成するが、小さな施設においては、Product Boards for Livestock（オランダの業界団体）が作成したオランダ衛生規約(Dutch Hygiene Code)に従って HACCP プランを作成しているところが多い。各施設の HACCP プランについては VWA が承認をしており、HACCP プランの更新や再評価についても VWA が監督する。更新や再評価の頻度については施設ごとに設定されている。(参照 154, 157)

③日本向け輸出のための付加的要件等

オランダから日本への牛肉等の輸出については、日本が 2000 年に EU 諸国等からの牛肉等の輸入を停止していることから、2012 年現在、日本向けの輸出は行われていない。

（２）と畜処理の各プロセス

①と畜前検査及びと畜場における BSE 検査

と畜場に搬入される全ての牛について、VWA の獣医官が歩行状態などを目視で検査する。不安、おびえ、知覚過敏症、運動失調症等 BSE を疑わせる症状を示す牛が確認された場合は、と畜場で処理されることなく生きたまま動物疾病管理中央研究所(CVI)に送られ、安楽死の後、BSE 検査が実施される(参照 157)

健康と畜牛の BSE 検査は、2001 年 1 月から 30 か月齢超、2009 年 1 月から 48 か月齢超、2011 年 7 月から 72 か月齢超が対象となっている。(参照 122, 156)

②スタンニング、ピッシング

スタンニングについては、全ての施設において、金属製の棒状のものが発射されるスタンガンが使用されており、頭蓋内に圧縮空気が入るタイプのもものは使用されていない。オランダ国内ではピッシングは禁止されている。(参照 155, 157)

（３）その他

①機械的回収肉（MRM）

EU 規則に基づき、牛（子牛を含む。）を原料とした機械的回収肉については、製造が禁止されている。(参照 154, 158)

②トレーサビリティ

オランダでは牛の月齢の確認に歯列検査は利用しておらず、個体識別制度（IR システム）を利用している。IR システムは、1990 年に導入され、全ての牛が登録され、その移動が記録されるようになった。2000 年以降は欧州議会・理事会規則 2000/1760/EC に則って変更され、すべての国産牛及び輸入牛の追跡が可能となっている。すべての農家は、子牛を生後 3 日以内に登録するよう義務付けられている。(参照 116, 156)

③と畜場及びと畜頭数

2010 年現在、成牛を年間 1 万頭以上処理する施設が 9 施設、8 か月齢以

- 1 下の子牛を年間 10 万頭以上処理する施設が 4 施設、8～12 か月齢の子牛を
- 2 年間 2 万 5 千頭以上処理する施設が 3 施設ある。（参照 122）
- 3 年間と畜頭数については、2010 年度のデータでは、約 203 万頭であり、
- 4 うち 12 か月齢超の成牛が約 54 万頭、8 か月齢未満が約 124 万頭、9 か月
- 5 齢から 12 か月齢が約 25 万頭である。（参照 122）
- 6
- 7
- 8

[illegible]

VI. 非定型 BSE

1. 背景

近年、従来の BSE とは異なる PrP^{Sc} のバンドパターンを示す BSE(非定型 BSE)が欧州、日本、米国等で小数例報告されている。この非定型 BSE は無糖鎖 PrP^{Sc} の分子量³⁸⁾に基づいて、H 型(H-BSE)及び L 型(L-BSE)の 2 種類³⁹⁾に大別される。(参照 159-161)

なお、この章では、従来の BSE と非定型 BSE を明確に区別するために、従来の BSE を「定型 BSE」と記載する。

日本では、23 か月齢の去勢ホルスタイン種(BSE/JP8)及び 169 か月齢の黒毛和種(BSE/JP24)の 2 頭が、L-BSE と報告されている。H-BSE の報告はない(2012 年 7 月現在)。BSE/JP24 には起立障害がみられ、と畜場の BSE 迅速診断検査で陽性となった。BSE/JP8 については、「III. 感染実験等に関する科学的知見」にも記したとおり、症状は認められず、と畜場の BSE 迅速診断検査で疑陽性となった。脳における PrP^{Sc} 蓄積量が少なかったため、ELISA 試験に用いた脳サンプルの残りをリンタングステン酸で濃縮して WB 解析した結果、非定型と確定された。BSE/JP8 の脳部における PrP^{Sc} の蓄積量は非常に少なく、BSE/JP24 の 1/1,000 程度と推計された。ウシ PrP を発現する TgBovPrP マウスを用いた感染実験の結果、感染性は認められなかった(参照 3, 4, 162)。

2010 年までの知見に基づく、これまでの食品安全委員会の食品健康影響評価における非定型 BSE の知見は以下のとおりである。(参照 161)

- ・ほとんどの非定型 BSE は、8 歳を超える高齢牛であり、確認年齢の幅は、日本の 23 か月齢の牛を除くと、6.3~18 歳であった。
- ・フランスにおいて H-BSE、L-BSE の発生頻度は検査した成牛 100 万頭当たり 0.41 及び 0.35 頭であった。8 歳超の牛に限るとそれぞれ 1.9 及び 1.7 頭であった。
- ・L-BSE 及び H-BSE のプリオンはマウス及び異種(ウシ及びヒツジ)PrP を過剰発現させたトランスジェニックマウス又は近交型マウスに脳内接種で伝達される。L-BSE のプリオンは、ヒト PrP を過剰発現させたトランスジェニックマウス及び霊長類に容易に伝達されることが示されており、定型 BSE よりも高い病原性を有する可能性が指摘されている。

³⁸⁾ 定型 PrP^{Sc} の分子は 2 か所の糖鎖付加部分を有し、WB 解析より、無糖鎖 PrP^{Sc}、糖鎖が 1 個ついている単糖鎖 PrP^{Sc} 及び糖鎖が 2 個ついている 2 糖鎖 PrP^{Sc} の、3 本のバンドパターンが検出される。(参照 1)

³⁹⁾ 無糖鎖 PrP^{Sc} の分子量が、定型 BSE では 20 kDa であるが、H 型では、21 kDa と大きく、WB のバンドの位置が定型 BSE に比べて高く検出され、L 型では、分子量が 19 kDa と小さく、WB のバンドの位置が低く検出される。

以下では、非定型 BSE について、プリオンの性状、分布、感染性及び疫学的特徴に関して、これまでの評価に用いていない知見について整理した。

2. 非定型 BSE プリオンの性状及び牛生体内における組織分布

日本で発生した L-BSE 牛 BSE/JP24 の延髄 10%ホモジネート 1 ml が 5 頭の子牛(ホルスタイン種、2～3 か月齢)に脳内接種され、異常プリオンたん白質の組織分布が調べられた。接種後 10、12 及び 16 か月後にと畜した牛の各組織を採取して、リンタングステン酸で沈殿させた PrP^{Sc} を WB で検査した。いずれの時期にも中枢神経及び末梢神経組織に PrP^{Sc} の蓄積が認められたが、脾臓を含むリンパ組織には認められなかった。(参照 163)

ドイツで発生した L-BSE 牛及び H-BSE 牛の脳幹 10%ホモジネート 1 ml をそれぞれ 6 頭の Holstein/Friesian 牛に脳内接種し、PrP^{Sc} の組織内分布が調べられた。全ての牛に接種後 14 か月目に臨床症状が認められた。脳幹の WB の結果、5 か月目にと殺された 1 頭を除く全ての牛に PrP^{Sc} の蓄積が認められた。ELISA 試験を用いて各組織の PrP^{Sc} の蓄積を調べた結果、末梢神経、扁桃、脾臓、回腸パイエル板、舌神経組織等には認められなかった。(参照 164, 165)

イタリアで発生した 15 歳齢 BASE⁴⁰⁾(L-BSE)牛の脳(視床) 10%ホモジネート 1 ml を 4 か月齢の Friesian 及び Alpine Brown 子牛計 6 頭に脳内接種して、PrP^{Sc} の脳内分布が調べられた。比較のために、定型 BSE 感染牛脳ホモジネートが子牛計 6 頭に脳内接種された。BASE 脳を接種された牛には、461～551 日後に神経症状が認められた。脳内 PrP^{Sc} は、定型 BSE 感染牛の脳を接種された牛では大脳と小脳には少量しか認められなかったのに対し、BASE 牛の脳を接種された牛では、大脳、小脳、海馬で多量に認められた。(参照 166)

上記の BASE 牛の脳を接種された BASE 実験感染牛の 1 頭に加え、アクティブサーベイランスによりイタリアで確認された 14 歳齢及び 13 歳齢の無症状 BASE 牛の筋肉等の組織の感染性が、各組織の 10%ホモジネートを TgbovXV トランスジェニックマウスに脳内(20 µl)及び腹腔内(100 µl)接種するバイオアッセイによって調べられた。陽性対照用例として用いた各牛由来の脳組織は、それぞれ接種した 5 匹全てのマウスに感染がみられ、マウスの平均生存期間は 211～215 日であった。14 歳齢の野外 BASE 発生牛の殿筋及び肋間筋を接種したマウスは、各 7 匹中 1 匹(1/7、生存期間 396

⁴⁰⁾ BASE: イタリアで見つかった、定型 BSE とは生化学的及び病理学的特徴が異なる BSE 牛。IHC の結果、視床、嗅球等の吻構造部分にアミロイド状変性・空胞及びクラーパー斑が認められ、この特徴により、Bovine Amyloidotic Spongiform Encephalopathy (BASE) と名付けられた。

日)及び9匹中1匹(1/9、生存期間 541 日)が感染した。また、BASE 実験感染牛の背最長筋を接種したマウスは7匹中5匹(5/7、平均生存期間 410 日)が感染したが、頸部リンパ節の感染性はみられなかった。脾臓及び腎臓の感染性は何れのウシでも認められなかった。BASE 実験感染牛では IHC により、背最長筋と深胸筋に PrP^{Sc} が認められたが、前肢と後肢の両側の筋肉には認められなかった。13 歳齢の BASE 野外発生牛では、IHC により、僧帽筋、大腿二頭筋、半腱様筋、腓骨筋に PrP^{Sc} が認められたが、前肢、胸部、臀部、腹部、後肢の 11 種類の筋肉には認められなかった。腓骨筋の筋線維の細胞質には PrP^{Sc} 蓄積が認められた。(参照 167)

H-BSE 牛におけるプリオンの生体内分布を調べる目的で、カナダで発生した H-BSE 牛の脳が3〜4か月齢の子牛(ホルスタイン種)3頭に脳内接種された。接種後 12 か月目に初期の臨床症状が認められた。実験感染牛は、接種後 507〜574 日目と殺され、組織が採取された。CNS 及びせき髄神経、馬尾、DRG、三叉神経節などの末梢神経組織に PrP^{Sc} が認められた。リンパ組織に PrP^{Sc} は検出されなかった。(参照 168)

スイスにおいて 2011 年に農場で死亡し、BSE 検査で陽性となった臨床症状のみられない 8 歳齢の牛及びと畜場で BSE 検査陽性と認められた 15 歳齢の牛の 2 頭の脳幹を用いた WB の結果、定型 BSE 及び従来の非定型 BSE である H-BSE 及び L-BSE とは異なったタイプの BSE が報告された⁴¹⁾(参照 169)が、詳細については報告されていない。

3. 非定型 BSE プリオンの感染性

(1) マウス又はウシを用いた感染実験

食品安全委員会の評価書(参照 161)に、L-BSE の野外発生牛の脳を脳内接種した牛は L-BSE を発症し、その症状及び病理学的特徴は、定型 BSE とは異なることが記されている。L-BSE 牛由来のプリオンは、脳内接種により野生型マウス並びにウシ、ヒツジ及びヒト PrP を過剰発現させたトランスジェニックマウスに容易に伝達されることが示されていることに加え、L-BSE 牛由来プリオンを接種されたマウスは定型 BSE 牛由来プリオンを接種されたマウスに比べ、潜伏期間及び生存期間が短かったことから、EFSA は、L-BSE 牛由来プリオンの病原性が定型 BSE 牛由来プリオンよりも高い可能性があるとしている(参照 170)。

日本で発生した L-BSE 牛(BSE/JP 24)の延髄 10%ホモジネート 1 ml を脳内接種された 5 頭の牛のうち、接種後 10、12 及び 16 か月後にと殺した

⁴¹⁾ WB 検査の結果、無糖鎖 PrP^{Sc}、単糖鎖 PrP^{Sc} 及び 2 糖鎖 PrP^{Sc} の分子量が各々 16、20 及び 25 kDa であった。

各 1 頭の牛の延髄門部、坐骨神経、副腎、腕神経叢迷走神経及び副腎については、TgBoPrP トランスジェニックマウス(5 匹/群) への脳内接種によって感染性があることが認められた。坐骨神経等の末梢神経及び副腎の感染価は、潜伏期間の違いにより延髄門部の 1/1000 と推定された。(参照 163)

Suardi らはイタリアのアクティブサーベイランスで発見された無症状の L-BSE 野外発生牛(14 歳齢)及び末期の L-BSE 実験感染牛(参照 166)の脳、筋肉、腎臓、脾臓及びリンパ節の 10%ホモジネートを Tgbov XV トランスジェニックマウス(5~14 匹/群)に脳内(20 μ l)及び腹腔内接種(100 μ l)するバイオアッセイを実施して、各組織の感染性を調べた。野外発生牛及び L-BSE 実験感染牛の脳を接種したマウスでは、全てに感染が認められた。野外発生牛の殿筋又は肋間筋を接種したマウスについては、それぞれ 7 匹中 1 匹又は 9 匹中 1 匹に臨床症状が認められたと報告されている。また、実験感染牛の背最長筋を接種したマウスの 7 匹中 5 匹に臨床症状が認められた。(参照 167)

H-BSE は、H-BSE 牛由来プリオンの脳内接種により野生型マウス及びウシ PrP を過剰発現させたトランスジェニックマウスに感染するが、ヒト PrP を過剰発現させたトランスジェニックマウスへの感染は認められていない(参照 161)。

Baron らは、H-BSE 牛の脳幹を C57BL/6 野生型マウスに 2 世代にわたって脳内接種するバイオアッセイにより、PrP^{Sc} が定型 BSE 牛由来 PrP^{Sc} と同じ特徴を示すようになったことを報告している。フランスの H-BSE 野外発生牛 3 頭及び定型 BSE 牛の脳幹 1%ホモジネート(20 μ l)をマウスに継代して脳内接種した結果、H-BSE 牛脳幹を接種したマウスにおける潜伏期間は、1 世代目及び 2 世代目ともに定型 BSE 牛脳幹を接種したマウスの潜伏期間より長かった。H-BSE 牛脳幹を継代した二世代目のマウスについては、41 匹中 5 匹に PrP^{Sc} の脳内分布が認められ、定型 BSE の PrP^{Sc} と似た WB パターンであった。定型 BSE と似た WB パターンマウスの生存期間は 322~405 日であり、H-BSE の WB パターンを示したマウスの生存期間 492~654 日より短かった。二世代目マウスのそれぞれの脳を継代した三世代目のマウス(16 匹/群)においては、生存期間が 183 ± 6 日(15 匹が感染)及び 721 ± 121 日(14 匹が感染)であった。以上の結果より、著者らは定型 BSE が孤発性の BSE に由来している可能性があるかと推測している。(参照 171)

Torres らは、フランスの 4 例及びポーランドの 1 例の計 5 例の 8~15 歳の H-BSE 野外発生牛について、Tg110 マウス⁴²⁾を用いたバイオアッセイを

⁴²⁾ ウシ PrP 遺伝子を発現するトランスジェニックマウスで、牛の脳内の PrP レベルより約 8

実施した。脳幹 10%ホモジネート(20 μ l)を脳内接種したマウスは全て H-BSE の感染が確認された。それらマウスの生存期間の潜伏期間は、定型 BSE 牛の脳を接種されたマウスの生存期間とほぼ同じであった。これらのうち、2 頭の H-BSE 牛の脳幹を接種された 12 匹中 3 匹及び 10 匹中 2 匹のマウスにおいては、脳の病理組織像及び PrP^{Sc} の WB パターンが定型 BSE と似ていた。これらマウスの脳を継代感染しても同様の WB パターンが確認された。(参照 172)

Wilson らは、イタリアで発生した L-BSE 牛、フランスで発生した H-BSE 牛及び英国で発生した定型 BSE 牛の脳幹 10%ホモジネート(20 μ g)を Bov6 トランスジェニックマウス⁴³⁾(22 又は 24 匹/群)に脳内接種するバイオアッセイを実施して、病理学的及び分子学的分析を行った。IHC の結果、全てのマウスの脳に PrP^{Sc} が認められた。定型 BSE 牛、L-BSE 牛及び H-BSE 牛の脳幹を接種したマウスにおいて、感染率はそれぞれ 22/22、24/24、17/23 であり、PrP^{Sc} 蓄積又は空胞形成が認められたのはそれぞれ 328 日、387 日及び 476 日目であったが、推計された平均生存期間には差が認められなかった。マウスの脳から分離された PrP^{Sc} の WB パターンは、それぞれ接種した PrP^{Sc} の WB パターンと同様であった。マウスでは脾臓にも PrP^{Sc} の蓄積が認められた。同様に、定型 BSE 牛、L-BSE 牛及び H-BSE 牛の脳幹を 129/Ola 野生型マウス(8 又は 24 匹/群)に脳内接種した結果、定型 BSE 牛の脳幹を接種したマウスでは、接種した 8 匹全てに臨床症状がみられ、脳に PrP^{Sc} 蓄積及び空胞形成が認められたのに対し、L-BSE 牛の脳幹を接種した 24 匹中 1 匹のマウスの脳に空胞形成が、また H-BSE 牛の脳幹を接種した 24 匹中 5 匹のマウスに PrP^{Sc} の蓄積がみられたが、臨床症状はいずれのマウスにも認められなかった。(参照 173)

Beringue らは、ヒト PrP(コドン 129 MM 型)⁴⁴⁾を過剰発現している Tg650 マウスに、3 頭の H-BSE 牛由来脳ホモジネート(脳組織 2 mg 相当)をそれぞれ脳内接種し、2 世代継代して感染性を調べた。H-BSE に感染性は認められなかった。(参照 174)

同じグループは、ヒト PrP(コドン 129 MM、MV、VV の各型の遺伝子)を自然レベルで発現する Tg(HuMM)、Tg(HuMV)及び Tg(HuVV)マウス、ウシ PrP を発現する Bov6 トランスジェニックマウス、並びに 129/Ola 野

倍多く PrP を発現する。

⁴³⁾ ウシ PrP 遺伝子を発現する Tg マウス。

⁴⁴⁾ プリオンたん白質遺伝子多型のひとつに、129 番目のアミノ酸置換を伴うプリオンたん白遺伝子の多型が知られている。ヒト PrP 遺伝子のコドン 129 のアミノ酸多型にはメチオニン/メチオニン(M/M)型、メチオニン/バリン(M/V)型、バリン/バリン(V/V)型があり、アミノ酸の型により、感受性が異なると考えられている。(詳細は「VII変異型クロイツフェルト・ヤコブ病」参照)

生型マウス(11～29 匹/群)に、それぞれ BASE、H-BSE 又は定型 BSE 牛由来の脳幹 10%ホモジネートを脳内接種(20 µg)する感染実験を実施した。Bov6 トランスジェニックマウスには、BASE 脳幹を接種した 24 匹全てのマウスに症状が認められたが、ヒト PrP を自然レベルで発現する Tg(HuMM)、Tg(HuMV)及び Tg(HuVV)マウスでは、脳の PrP^{Sc} 蓄積と空胞はいずれの BSE 牛由来脳幹の脳内接種によっても認められなかった。著者らは、この結果から、反すう動物と人の間には明らかなバリア(種の壁)が存在すると考察している。(参照 175)

(2) サルを用いた感染実験

Comoy らは、イタリアの BASE(L-BSE) 野外発生牛(15 歳齢)の脳幹と視床の混合物(25 mg)の 10%ホモジネート又は英国で発生した定型 BSE 牛の脳幹(100 mg)をそれぞれカニクイザル 1 頭または 2 頭に脳内接種する感染実験を実施した。L-BSE 牛の組織中の PrP^{Sc} 濃度は、定型 BSE 牛の組織中濃度の 1/10 に調整された。その結果、L-BSE 牛の脳幹を接種されたサルは、定型 BSE 牛の脳幹を接種されたサルに比べて潜伏期間が短く(それぞれ 21 か月及び 37.5 か月)、生存期間も短かった(それぞれ 26 か月 及び 40 か月)。定型 BSE と異なり L-BSE に感染したカニクイザルでは、大脳に広く空胞及び神経膠症(グリオースシス)が認められた。L-BSE の PrP^{Sc} は、びまん性シナプス分布を示した。カニクイザルに蓄積した PrP^{Sc} は、接種した L-BSE 牛由来 PrP^{Sc} の WB パターンと同様だった。(参照 176)

小野らは、日本で確認された 169 か月齢の L-BSE 牛(BSE/JP24) の脳ホモジネート(0.2 ml)を 2 頭のカニクイザルに脳内接種する感染実験を実施した。接種後 19 か月目及び 20 か月目にカニクイザルに神経学的症候が現れ、24～25 か月目に末期症状が認められたため安楽死させた。カニクイザルにおける L-BSE の潜伏期間及び発症期間は、定型 BSE プリオンをカニクイザルに接種した感染実験結果に比べて短かった⁴⁵⁾。PrP^{Sc} の分布は主に中枢神経系組織に限定されていた。カニクイザルの脳に蓄積した PrP^{Sc} の WB パターンは、接種した L-BSE 牛由来の PrP^{Sc} と同じであった。IHC の結果、大脳皮質中の PrP^{Sc} は、びまん性シナプス分布を示したが、大脳皮質及び脳幹においては、微細及び粗大顆粒や小斑が認められた。(参照 177, 178)

Mestre-Frances らは、フランスの L-BSE 野外発生牛の脳組織 10%ホモジネートをネズミキツネザル(*Microcebus murinus*)に脳内接種(5 mg 組織量相当)及び経口投与(5 又は 50 mg)する感染実験を実施した。脳内接種によ

⁴⁵⁾ 定型 BSE プリオンを接種すると、潜伏期間は 38～40 か月であった。(参照 180 Comoy, et al.(2008)#60)

り 4 頭全てに感染が認められ、それら動物は自発運動の低下、同側回転運動やバランスの欠失等の神経症状を示した。経口投与では、5 mg 投与の 1 匹に、脳内接種群と同様の臨床症状(同側回転運動以外)が認められ、2 頭に比較的軽度の臨床症状が認められた。50 mg 投与した 2 頭にも同様に軽度の臨床症状が認められた。以上の症状を呈した動物の視床・視床下部には、5 mg 経口投与を受けた 1 頭を除き、WB により PrP^{Sc} が認められた。(参照 179)

4. 非定型 BSE の疫学的特徴

OIE では、定型と非定型を区別して報告することは求めているため、現時点では非定型 BSE の正確な発生頭数は明らかではなく、世界的な非定型 BSE の発生頻度・分布については不明である。(参照 161)

2010 年 12 月までに報告されている 61 例の世界の非定型 BSE について表 14 にまとめた。

これに加えて、スイスの動物園で 19 歳のコブウシに H-BSE が観察された。(参照 180)⁴⁶⁾

⁴⁶⁾ このコブウシは、臨床症状が認められた唯一の非定型 BSE であり、この例を除くと、非定型 BSE には明確な BSE の臨床症状は認められていない。(参照 1 Biacabe, et al.(2004)、#243)

表 14 世界の非定型 BSE の発生頭数(2010 年 12 月現在)

国	H-BSE	L-BSE	合計
オーストリア	0	2	2
カナダ	1	1	2
デンマーク	0	1	1
フランス	14	13	27
ドイツ	1	1	2
アイルランド	1	0	1
イタリア	0	4	4
日本	0	2	2
ポーランド	2	8	10
スウェーデン	1	0	1
スイス	1	0	1
オランダ	1	2	3
英国	3	0	3
米国	2	0	2
合計	27	34	61

Ru.G：イタリア家畜衛生研究所疫学部の集計による⁴⁷⁾

Biacabe らは、2001 年から 2007 年におけるフランスの BSE 発生牛について疫学的動向を分析した。フランスでは、EU サーベイランス計画に基づいて 2001 年 7 月から 2007 年 7 月にかけて、EU において BSE 検査された頭数の約 30%にあたる 1,712 万頭の成牛のアクティブサーベイランスが実施された。このうち、約 360 万頭は 8 歳齢以上の牛であった。BSE と確定された牛は 645 頭であり、WB の結果、定型 BSE が 584 頭、H-BSE が 7 頭、L-BSE が 6 頭、不明が 48 頭であった。非定型 BSE は、全て 8 歳以上の牛で、アクティブサーベイランスで確認されており、死亡牛が 9 頭、健康と畜牛が 4 頭であった。出生コホート分布をみると、H-BSE 及び L-BSE とともに、牛の出生年は 1986 年から 1997 年にかけてほぼ一様に分布していた。

一方、定型 BSE 牛の出生年は 1990 年から 2001 年に集中していた(図 9 参照)。この結果は、BSE の発症の時期及び頻度が非定型 BSE と定型 BSE

⁴⁷⁾ 第 71 回プリオン専門調査会（2012 年 5 月 29 日）資料 3 を一部修正。（小野寺委員提供資料）

では異なっていることを示していた。著者らは、飼料からの要因で起こることも否定できないが、非定型 BSE は、孤発性のプリオン疾患という仮説に沿う結果であると考察している。（参照 181）

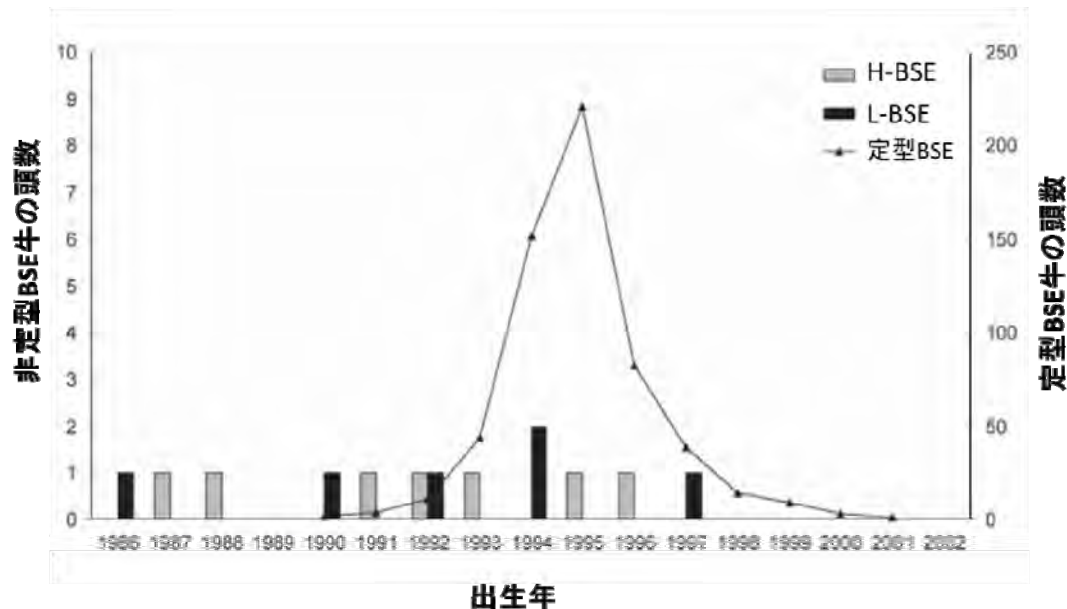


図 9 フランスにおける定型 BSE 及び非定型 BSE の出生コホート分布
Biacabe らの文献より作成（参照 181）

病気の牛等を対象とした EU のパッシブサーベイランスでは、非定型 BSE は確認されていない(参照 170)。これは、非定型 BSE の症状が定型 BSE と異なる可能性があること、また、フランス及びドイツでは非定型 BSE の頻度が 300 万頭に 1 頭であり、主に高齢牛で認められる非定型 BSE を検出するには、パッシブサーベイランスの規模では標本サイズが小さすぎる可能性があることが指摘されている。（参照 182）

Polak らは、ポーランドにおけるアクティブサーベイランスで 2002～2006 年に確認された 50 例の BSE 牛脳組織について遡り検査を行った結果、6 頭の H-BSE 牛と 1 頭の L-BSE 牛を確認している(参照 183)。Tester らは、スイスにおいてパッシブサーベイランスで確認された 8 歳以上の BSE 牛 37 頭の脳組織について検査を行い、うち 1 頭が H-BSE であったとしている(参照 184)。Dudas らは、カナダにおけるアクティブサーベイランスで 2003～2009 年に確認された 17 例の BSE 牛を遡り検査した結果、H-BSE と L-BSE 各 1 頭を確認している(参照 185)。Dobly らは、ベルギーにおいて 1999～2008 年までに確認された BSE 牛のうちの 7 歳以上の牛 42 頭の遡り検査によって、非定型 BSE は認められなかったとしている(参

1 照 186)。英国におけるパッシブサーベイランスによって確認された BSE
2 牛 523 頭には非定型 BSE は認められていないが(参照 187)、それとは別
3 に 3 頭の H-BSE 牛の発生が報告されている(参照 188) (参照 189)。

4 その他、デンマーク、ドイツ、アイルランド、オランダ、スウェーデン、
5 米国等において非定型 BSE 牛の発生が報告されている。(参照 182)

6 Sala らは、フランスで 2001 年 1 月から 2009 年後期までに確認された
7 12 頭の L-BSE 感染牛と 11 頭の H-BSE 感染牛について解析を行い、その
8 間に確認された定型 BSE 感染牛と比較した結果、感染が検出された年齢は、
9 それぞれ 8.4～18.7 歳（平均 12.4 歳）、8.3～18.2 歳（平均 12.5 歳）、3.5
10 ～15.4 歳（平均 7.0 歳）であった。それぞれの BSE 牛の分布について、空
11 間スキャン統計解析の結果、フランス中西部の長径 32 km 及び単径 12 km
12 の楕円形の地域に L-BSE の 4 例が分布し、この楕円形のクラスターが地理
13 的に L-BSE 発生の有意なクラスターであったことを報告している。(参照
14 190)

1 非定型 BSE のまとめ

1. 非定型 BSE プリオンの性状及びウシにおける分布

非定型 BSE プリオンのウシにおける体内分布については、部分的な結果しか得られていない。

L-BSE においては、定型 BSE と異なり、門部及び脳幹部よりも、視床、嗅球及び前頭葉において比較的高い濃度の PrP^{Sc} が検出されている。また、L-BSE は、アミロイド状変性・クールー斑を伴うという特徴があり、PrP^{Sc} の脳内分布も定型 BSE と異なっている。現時点で、H-BSE において中枢神経系以外の PrP^{Sc} 分布については報告されていない。

2. 非定型 BSE プリオンの伝達性

非定型 BSE プリオンのマウスへの継代感染実験では、定型 BSE と同様の症状を示すものもあった。しかし、定型 BSE、H-BSE 及び L-BSE プリオンの相互関係は不明である。

ヒト PrP(コドン 129 MM 型)を過剰発現させたトランスジェニックマウスにおいても、L-BSE プリオンは容易に感染した。しかし、ヒト PrP(コドン 129 MM 型)を自然レベルで発現しているトランスジェニックマウスでは、感染が認められなかった。一方、H-BSE プリオンは、ヒト PrP(コドン 129 MM 型)を強制発現しているトランスジェニックマウスに対し、感染性を示さなかった。

サルでは定型 BSE に比べると L-BSE プリオンの感染性が高く、ネズミキツネザルでは、L-BSE プリオンの経口投与により感染が認められた。霊長類は L-BSE プリオンに高感受性を示す可能性が考えられる。

以上の結果より、L-BSE プリオンは人獣共通感染症の病原体になる可能性が示唆され、非定型 BSE プリオンのヒトへの感染の可能性は否定できない一方、H-BSE プリオンのウシとヒトとの間の「種間バリア」は極めて高いと考えられた。

3. 非定型 BSE の症例数及び疫学的特徴

非定型 BSE は H-BSE 及び L-BSE に大別され、ほとんどは 8 歳を超える牛(確認時の年齢の幅は 6.3 歳～18 歳)で確認されている。世界の非定型 BSE の症例数は 61 例(2010 年 12 月現在)であり、EU サーベイランス計画で検出されたフランス(2001～2007 年)の H-BSE、L-BSE の発生頻度は 30 か月齢以上の牛 100 万頭当たり 0.41 及び 0.35 頭で、8 歳超の牛に限るとそれぞれ 1.9 及び 1.7 頭であった。

1 日本で確認された 23 か月齢の非定型 BSE 陽性牛 (BSE/JP8) については、
2 死亡牛も含め約 1,370 万頭の検査をして、1 頭確認されたものであり、延髄門
3 部における PrP^{Sc} の蓄積は定型 BSE 感染牛と比較して 1/1,000 程度とされて
4 おり、感染実験でも感染は認められなかった。

5 OIE は、定型と非定型を区別して報告することを求めているため、現時
6 点では、世界的な非定型 BSE の発生頻度・分布についても不明である。また、
7 非定型 BSE の発生原因の詳細は不明であり、定型 BSE と同様に飼料からの
8 要因で起こることも否定できないが、発症の時期及び頻度が非定型 BSE と定
9 型 BSE では異なっていることから、孤発性のプリオン疾患と考えられるとの
10 報告がある。

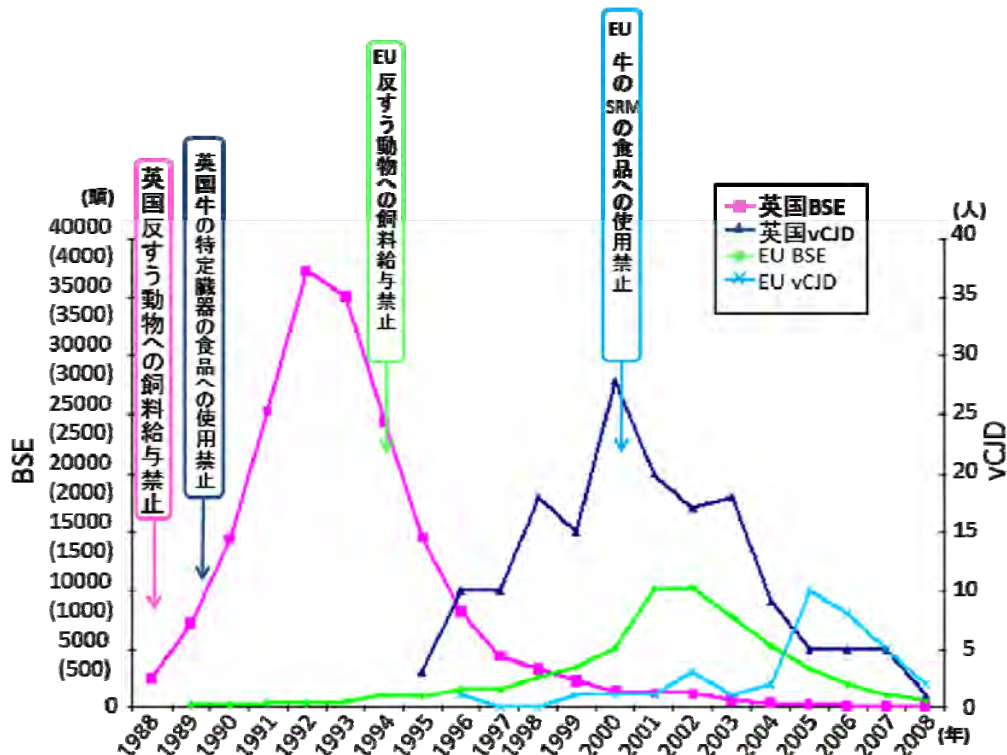
11

VII. 変異型クロイツフェルト・ヤコブ病 (vCJD)

1. 変異型クロイツフェルト・ヤコブ病 (vCJD) の発生状況及び疫学

(1) vCJD に関する背景

変異型クロイツフェルト・ヤコブ病(variant Creutzfeldt-Jakob disease ; vCJD)は、ヒトの伝達性海綿状脳症(TSE)⁴⁸⁾の一つである。現在でも直接的な科学的証拠は確認されていないものの、BSE 感染牛及び vCJD 患者の脳をマウスに接種する感染実験により感染が認められ、原因物質の分子生物学的性状が似ていたこと、BSE と vCJD の時系列的な発生数の推移には、疫学的に相関関係が認められたこと等から、BSE 感染牛から食品を介して人に伝達する可能性のある人獣共通感染症と考えられている(参照 170, 191-193)。家畜の TSE に対する様々な管理措置により BSE の発生が減少し、同様に vCJD の患者数も減少した(図 10)。(参照 170, 193, 194)



注: EU の発生頭数については、縦軸 () 内

vCJD ファクトシート⁴⁹⁾ (欧州疾病予防管理センター(ECDC)より作成)

図 10 1988 年から 2008 年の英国及び EU における BSE 及び vCJD 発生数の推移

⁴⁸⁾ プリオン病 (TSE) のうちヒトのプリオン病のひとつがクロイツフェルト・ヤコブ病 (CJD) である。CJD は、その発生機序から、「孤発性 CJD (sCJD)」、2. 「遺伝性 CJD」、「獲得性 CJD」の 3 つに分類され、変異型 CJD (vCJD) は「獲得性 CJD」に位置付けられている。

⁴⁹⁾ http://www.ecdc.europa.eu/es/healthtopics/Pages/3604_Factsheet.aspx

英国では 1989 年 11 月に BSE に対する食品安全対策として牛の特定臓器 (SBO: specified bovine offal、脳、せき髄、脾臓、胸腺、扁桃、腸。) の食品への使用を禁止した。1992 年には牛の頭部の機械的回収肉 (MRM: mechanically recovered meat) の食品としての利用を、1995 年にはせき柱の MRM の食品としての利用を禁止した。さらに 1996 年には 30 か月齢超の牛を食用とすることを禁止した(2005 年 9 月に廃止)。(参照 195)

EU においては、EC 規則 418/2000 により、2000 年 10 月以降、BSE プリオンが含まれる可能性のある組織(SRM)の除去及び処分が規定され、食品への利用が禁止された。(参照 37)

日本では、2001 年 10 月にと畜場法施行規則を改正し、すべての牛の舌、頬肉を除く頭部、せき髄及び回腸遠位部⁵⁰⁾についてと畜解体時に除去、焼却することが義務づけられており、食品としての利用は禁止されている。(参照 11)

ヨーロッパ諸国では、1993 年に CJD 症例に関するサーベイランスが開始され、その後加盟国を拡大し、現在まで継続されている。(参照 170)

日本における vCJD を含むプリオン病のサーベイランスは、1996 年度から調査が開始され、1999 年 4 月からは、感染症の予防及び感染症の患者に対する医療に関する法律(平成 10 年法律第 114 号)の施行に伴い、届出の必要な感染症として、日本で発生する全ての CJD が把握される体制となった。(参照 196, 197)

米国では、CDC (疾病管理予防センター) が複数のサーベイランスメカニズムを利用して、米国内の vCJD の傾向及び最新の発生率を把握している。医師は、vCJD 疑い例を地域を通じて州の保健局へ報告することが奨励されている。CDC は死因データ又は医療従事者が報告した 55 歳未満の vCJD 死亡例の臨床及び神経病理記録の調査を行っている。(参照 198)

カナダでは、1998 年に CJD のサーベイランスシステムを構築している。医師は州法に従い、CJD を地域の保健機関に報告しなければならない。その後、全国に配置された現地調査員が診療記録を調査している。(参照 199)

(2) 世界の vCJD 患者発生数

vCJD 患者発生総数⁵¹⁾ は、全世界で 227 人(2012 年 7 月現在)⁵²⁾ である。英国が 176 人と最も多く、英国以外では、フランス (27 人)、アイルラン

⁵⁰⁾ 盲腸との接続部分から 2 メートルまでの部位

⁵¹⁾ 病理学的検査により vCJD と確定診断された患者数

⁵²⁾ The National Creutzfeldt-Jakob Disease Research & Surveillance Unit (NCJDRSU)
<http://www.cjd.ed.ac.uk/vcjdworld.htm>

ド(4 人)、イタリア(2 人)、オランダ(3 人)、ポルトガル(2 人)、スペイン(5 人)、米国(3 人)、カナダ(2 人)、サウジアラビア(1 人)、台湾(1 人)、日本(1 人)で発生が確認されている (図 11)。

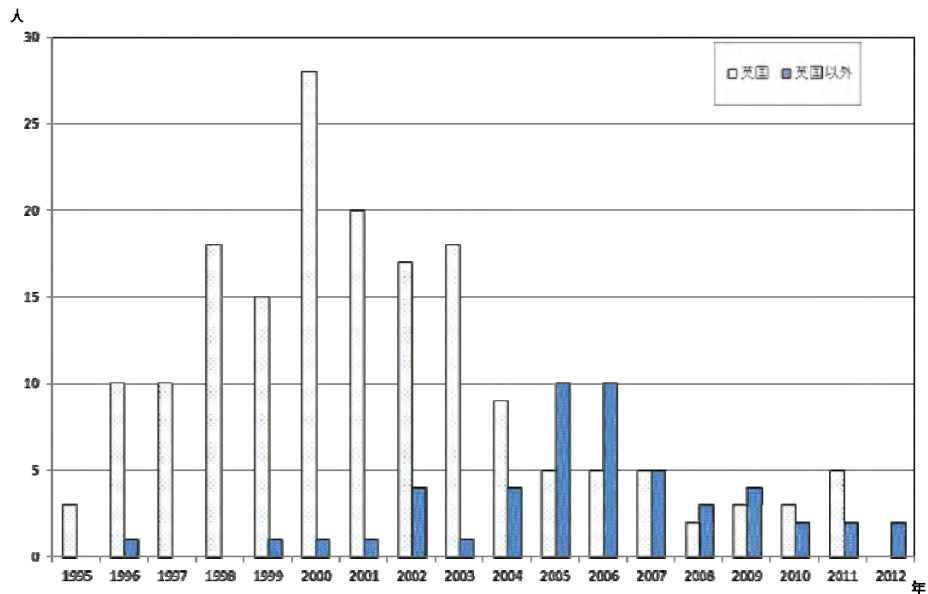


図 11 年別 vCJD 患者発生数

① 英国等における vCJD の発生状況

英国においては、1995 年に初めて vCJD 患者が確認され、その後、2000 年の 28 人をピークに、2005 年以降は 1 年に 2～5 人と発生数は減少している。1989 年に牛の特定臓器(SBO)を食品に使用禁止した後に生まれた 1990 年以降の出生者からはこれまで vCJD 患者は確認されていない。2012 年 7 月現在、英国における vCJD 患者の発生総数は 176 人で、生存患者はいない。(参照 200, 201)

英国以外では、フランスで 1996 年に vCJD 患者が確認され、その後各国で、2005 年及び 2006 年をピークに、1999 年から現在までに 51 人の患者が確認されている⁵³⁾。英国以外での vCJD の感染源としては、1980 年から 1990 年にかけて英国より生きたまま輸入された牛の頭数及び 1980 年から 1996 年にかけてと畜後に英国より輸入された牛の枝肉の量と、各国における vCJD 患者数との相関が認められることから、英国からの牛の輸入が、英国以外の国のヒトへの最も重要な BSE の曝露源である可能性が示唆されている(参照 202)。

また、英国においては BSE 感染牛が 18 万頭と多く、1985 年から 1996 年の間に推定 100 万頭の BSE 感染牛がフードチェーンに入ったと考えられ

⁵³⁾ vCJD cases Worldwide (at 28 June 2012). The European Creutzfeldt Jakob Disease Surveillance Network. <http://www.eurocjd.ed.ac.uk/surveillance%20data%204.htm>

た(参照 203)。英国における vCJD 患者数の推計総数はワーストケースで 5,000 人と予測されていた(参照 15)が、2012 年 7 月現在までに、英国で確認されている vCJD 患者の数は 176 人である。なお、この中には輸血による感染例が 3 人含まれている⁵⁴⁾。

② 日本における vCJD の発生

厚生労働省が行っている日本の感染症発生動向調査及び研究班のサーベイランスによると、2012 年 7 月現在、vCJD の発生は、2005 年 2 月に報告された 1 例のみである。患者は、1990 年 2 月、37 歳の時に英国、フランス及びスペインにそれぞれ短期間(合計約 1 か月間)渡航経験がある男性で、硬膜移植等の手術歴はなかった。2001 年 6 月(48 歳)、患者は筆記が困難になり、その後精神障害及び感覚障害を呈し、無動性無言状態を経て、2004 年 12 月に 51 歳で死亡した。生前の MRI、脳波検査(EEG)の検査結果から孤発性 CJD(sCJD)と診断されていたが、死亡後の脳の病理学的検査(組織学的所見及び IHC)、WB により確定診断され、vCJD と認定された。本症例の臨床経過は約 43 か月であった。この患者のプリオンたん白質のコドン 129 の遺伝子型は MM 型⁵⁵⁾であった(参照 204)。感染経路に関する調査の結果、発症原因については、プリオンたん白質遺伝子の変異もなく、日本での BSE の報告年と当該患者の発病年が同じであること等から、「フランスや日本での感染も否定できないが、英国における感染の蓋然性が高い」と結論づけられている(参照 205)。

(3) vCJD の疫学

① vCJD の発症年齢及び潜伏期間

vCJD は発症年齢及び病理学的特徴の違いから sCJD と区別されている。sCJD と vCJD との臨床上的相違点を表 14 に示す。(参照 191) 表 14 sCJD と vCJD の臨床上的相違点

	sCJD	vCJD
平均死亡年齢	67 歳	29 歳
平均罹患期間	4 か月	13 か月
認知症の急速進行	一般的	まれ
発症時の精神障害	まれ	一般的
感覚障害	まれ	一般的

(参照 191)

⁵⁴⁾ The National Creutzfeldt-Jakob Disease Research & Surveillance Unit (NCJDRSU)
<http://www.cjd.ed.ac.uk/vcjdworld.htm>

⁵⁵⁾ 「脚注 43」及び「(3) ② vCJD の感染に対する遺伝子特性」参照

vCJD の潜伏期間については、不明な点が多く、様々な仮説において数年から 25 年以上と幅広い推定潜伏期間が報告されている(参照 15)。1990 年代後半より、症状は認められないが、脾臓、虫垂及び扁桃に PrP^{Sc} の蓄積が観察される例が報告されており、症状が発現する前のヒトの集団が存在している可能性が指摘された(参照 206-208)。しかし、この集団についての詳細も不明であり、潜伏期間の予測は困難である(参照 170)。

② vCJD の感染に対する遺伝子特性

プリオンたん白質遺伝子多型により、129 番目のアミノ酸(コドン 129)には、メチオニン/メチオニン(MM)型、メチオニン/バリン(MV)型及びバリン/バリン(VV)型(以下、それぞれ MM 型、MV 型及び VV 型)があり、このアミノ酸型が vCJD の発症リスクに関係する可能性が示唆されている。これまでに英国で報告されている vCJD 患者の遺伝子型は、MM 型であり、この遺伝子型を有するヒトはその他の型のヒトに比べて vCJD の潜伏期間が短いか、感受性がより強いのか、またはその両者であると考えられている。(参照 170) 日本では、全人口に占める MM 型の割合は英国よりも高く、91.6%と報告されている(参照 15)。

Peden らは、2004 年、英国で MV 型の高齢者の脾臓に PrP^{Sc} が検出されたことを報告した。この人に神経疾患は認められず、脳及び脊髄に PrP^{Sc} は検出されなかった。しかし、vCJD 患者由来の血液の輸血歴があったことより、著者らは、ヒトからヒトへの輸血を介した感染により MM 型に限らず vCJD が発症する可能性があると考えた(参照 209)。Kasuki らは、2009 年に、プリオンたん白質遺伝子のコドン 129 が MV 型である 30 歳男性の vCJD 患者を報告した。しかし、この患者は輸血歴、組織移植歴ともになかった。患者の解剖所見は報告されていない。(参照 210)。一般的に、ヒト TSE はプリオン遺伝子コドン 129 のアミノ酸多型にかかわらず発症するが、クールーでは、MV 型は発症までの潜伏期間が長いことが報告されている。プリオン遺伝子コドン 129 のアミノ酸多型と vCJD の潜伏期間との関係についての詳細は不明であるが、vCJD においてもクールーと同じように潜伏期間が長いと仮定すると、今後、潜伏期間の長い MV 型や VV 型の vCJD 患者が確認される可能性も考えられた(参照 170, 191, 209)。

③ 人の虫垂と扁桃における PrP 蓄積

Hilton らは 1995～1999 年に 10～50 歳の英国人 8,318 人から切除された虫垂と扁桃を IHC で調べた結果、虫垂 1 検体中の 1 個のリンパ球に PrP の蓄積が認められた(参照 206)。さらに 1995 年以降に切除された計 12,674 検体の虫垂と扁桃(多数は 20～29 歳のもの、大部分は虫垂)については、IHC により 3 検体(うち 1 検体は上記の検体と同じもの)の虫垂

に PrP の蓄積が認められた(参照 211)。しかし、Frosh らは 2000～2002 年にロンドン地域で切除された扁桃 2,000 検体について、Clewley らは 2004～2008 年に切除された扁桃 63,007 検体について、それぞれ免疫学的検査を行ったが、PrP 蓄積は認められなかった(参照 208, 212)。

Wadsworth らは、vCJD 患者の脳、脾臓及び虫垂並びに Hilton らが報告した PrP 蓄積の認められた上記 3 例(参照 211)のうちのコドン 129VV 型の 2 例の虫垂を用い、各組織ホモジネート (0.2%～1%) を、ヒト PrP (コドン 129MM 型) トランスジェニックマウスの脳内に接種することによって各組織の感染性を調べた。脳を接種したマウスには感染性が認められたが、脾臓及び虫垂については、感染性は認められなかった(参照 213)。また、現時点までに、PrP の蓄積が認められた虫垂と脾臓の各組織の感染性を示す報告は見られない。

2. BSE のヒトへの感染リスク

(1) ウシとヒトの種間バリア

BSE がウシからヒトに伝達される際の「種間バリア」の程度について、異なった動物種を使った感染実験結果から、ウシとヒトの種間バリアが存在すると推測されており、この推測を否定する知見等は得られていない。

Comer らは、感染動物が食用に用いられた場合のヒトへの暴露量を推計した。ウシ組織の感染価とヒトへの暴露経路の推定に基づき、食用にと畜された発症牛 1 頭当たりのウシ経口総感染価(ID₅₀)について、1980 年から 2001 年までの推移を推定した。発症牛 1 頭当たりのウシ経口総感染価(ID₅₀)は、1982 年のピーク時に比べると、1989 年の SBO の食品への使用禁止後には約 1/10、2001 年には約 1/100 と推計された。さらに、Ferguson らのバックカリキュレーションによる BSE 発症モデルを用いて、1980 年から 2009 年までの期間の英国において、各年に消費されるウシ経口総感染価が推計された。その結果、英国において 1980 年から 2001 年までに 54,000,000 ウシ経口 ID₅₀ がヒトの食品に入った可能性がある と推計され、うち 99.4% が 30 か月齢超のウシ由来のものと推定された。著者らは、この結果が 30 か月齢超のウシにおける食用禁止措置の有効性を示すものであると考えた。(参照 35, 214)

EFSA は 2006 年のゼラチンのリスク評価において、上記 Comer らの推定値は、CNS の感染価を 10 倍高く見積もっているとし、ヒトの食品に入り込んだ感染価を 5,000,000 ウシ経口 ID₅₀ と推定し、それに基づいて 60,000,000 人が 20 年間に摂取した感染価を 0.004 ウシ経口 ID₅₀/人/年としている。EFSA は、この値及び vCJD 患者数を多くて 550 人(参照 215)との報告を踏まえ、プリオン遺伝子のコドン 129 が MM 型であるヒトの感受性をウシの 1/4000 と推定した(参照 216)。

(2) ヒト PrP を過剰発現するトランスジェニックマウスを用いた BSE プリオンの感染実験

BSE のヒトへの感染リスクを調べるために、さまざまなヒト PrP を過剰発現するトランスジェニックマウスが作成されてきた。(参照 217, 218)

Asante らは、正常なヒトの脳より 4~6 倍高くヒト PrP を発現する、129MM Tg45、129VV Tg 152 及び 129MV Tg45/152 の 3 種類のトランスジェニックマウスを用いた感染実験を実施した。129 MM Tg45 マウスに、vCJD 患者の脳及び BSE 野外発生牛脳幹の 1%ホモジネートをそれぞれ 30 µl を脳内接種した結果、どちらも脳に vCJD 様神経病理学的変化が認められた。129MV Tg 45/152 マウスに、同様に vCJD 患者の脳及び BSE 牛脳幹それぞれ 1%ホモジネートを脳内接種した結果、vCJD の脳を接種した全てのマウスにおいて臨床症状、WB 又は IHC のいずれかが陽性であったのに対し、BSE 牛の脳幹を接種したマウスでは、IHC の結果はすべて陰性であったが、41 匹中 12 匹に臨床症状及び/又は WB で陽性であった。著者らは、ヒト 129MV 型 PrP トランスジェニックマウスでは、vCJD プリオンよりも BSE プリオンに対するバリアが高いであろうと考えた。(参照 219, 220)

Wadsworth らは、BSE 牛及び vCJD 患者の脳を、ヒト PrP を過剰発現するトランスジェニックマウスである 129MM Tg35、129MM Tg45 及び 129VV Tg152 の 3 系統のマウスに接種する感染実験を実施した。その結果、BSE 牛の脳を脳内接種したすべての系統のマウスに感染が認められ、感染率は、それぞれ 9/12 (75%)、14/49(29%)及び 10/26(39%)であった。129VV Tg152 マウスでは臨床症状が認められたものの、脳に PrP^{Sc} は検出できず、更に 129VV Tg152 マウスに継代接種しても感染は認められなかった(0/27)。vCJD 患者の脳を接種したマウスの感染率は、129MM Tg45、129MM Tg35 及び 129VV Tg152 マウスにおいて、それぞれ 4/4(100%)、14/14(100%)及び 25/56 (45%)であった。129VVTg152 マウスの脳を 129VV Tg152 及び 129MM Tg35 マウスに継代接種した結果、VVTg152 マウスでは、7/11(64%)であったのに対し、129MM Tg35 マウスでは 14/15(93%)と、感染率がより上昇した。以上のことから著者らは、ヒト PrP129VV を発現するマウスでは、129MM を発現するマウスに比べて BSE プリオンに対するバリアが高いと考えた。(参照 221)

Bishop らは、種間バリアを調べるために、BSE 牛の脳及び vCJD 患者の脳の組織ホモジネートそれぞれ 0.02 ml を、ウシ PrP を過剰発現するトランスジェニックマウス並びにアミノ酸型の異なるヒト PrP を自然レベルで発現させた HuMM、HuMV 及び HuVV トランスジェニックマウス(18~23 匹/群)に脳内接種した。BSE 牛の脳は、ウシ PrP を過剰発現するトランスジェ

ニックマウスには感染した(22/22)が、ヒト PrP トランスジェニックマウスには、いずれも感染しなかった。vCJD 患者の脳の感染率は、HuMM、HuMV 及び HuVV トランスジェニックマウスにおいて、それぞれ 11/17 (65%)、11/16 (69%)及び 1/16(6%)であった。著者らは、ウシとヒトの間には明らかに種間バリアが存在すると考えた。(参照 222)

(3) サルを用いた定型 BSE プリオンの感染実験

カニクイザルの PrP 遺伝子型はコドン 129 が MM であり、BSE プリオンを接種すると病理学的にヒト vCJD に似た症状を示す。

Lasmézas らは、カニクイザルに BSE 感染牛の 25%脳ホモジネート 400 µl を継代して脳内接種した。潜伏期間は、1 世代目の 3 頭ではそれぞれ 36、40 及び 40 か月であったのに対し、2 世代目の 2 頭では 18 及び 20 か月と短くなった(参照 223, 224)。同グループは、このカニクイザルの脳を更にカニクイザルに経口投与(2 頭)又は静脈内接種(1 頭/群)して、BSE 由来 PrP^{Sc} の伝達性及び生体内分布を調べた。脳 5 g を経口投与した 2 頭は、投与後 47 及び 51 か月後に臨床症状末期となり、安楽死させた。脳ホモジネート 40 mg、4 mg、及び 0.4 mg を静脈内接種したサルはそれぞれ 25、38 及び 33 か月目に臨床症状末期となり、安楽死させた。PrP^{Sc} は、両方の感染経路ともに、感染したカニクイザル体内の脾臓や扁桃などのリンパ組織及び消化器官では、十二指腸から直腸に至る全ての腸に認められた。腸においては、パイエル氏板及び腸管粘膜組織中の神経線維及び交感神経に PrP^{Sc} が沈着していた。扁桃には、静脈内投与では脳の 10%以上、経口投与では脳の 1~10%の量の PrP^{Sc} が認められたが、その他の組織では、脳の 0.02~4%であった(参照 225)。

Lasmézas らは、BSE 牛の脳ホモジネート 5 g を 4 歳のカニクイザル 2 頭に経口投与する感染実験を実施した。その結果、1 頭は投与後 60 か月目で発症し、63 か月目に安楽死させた。もう 1 頭は投与後 76 か月目でも感染は成立せず、投与後 72 か月目に行った扁桃の生検でも PrP^{Sc} は検出されなかった。著者らは、同じ濃度の投与材料を用いて行った牛経口投与実験の結果と比較することによって、経口投与した場合のサルの感受性はウシの感受性の 1/7~1/20 と推定した。(参照 226)

Herzog らはカニクイザルに、vCJD 患者由来 10%脳ホモジネートを脳内接種(400 µl)及び/又は扁桃内接種(80 µl)、及び BSE 牛由来脳 5 g を経口投与して、それぞれ体内分布を調べた。脾臓の PrP^{Sc} 蓄積量は、投与試料及び投与経路にかかわらず、脳蓄積量と比較してその約 4%であった。腸管パイエル氏板では、BSE 脳の経口投与において最も多く PrP^{Sc} の蓄積が認められたが、その量は脳の蓄積量の約 0.1%であった。舌及び筋肉の蓄積量は、投与試料及び投与経路に係らず、脳の約 1/5,000 及び 1/10,000~1/20,000 で

あった。(参照 227)

小野らは、BSE 感染牛の 10%脳ホモジネートをカニクイザル 3 頭の脳内に 200 μ l 接種する感染実験を実施した。カニクイザルは、接種後 27～44 か月目に発症し、その後 8～15 か月で安楽死させた。このうち 29 か月目に発症したカニクイザル 1 頭の脳ホモジネートを更にカニクイザル 2 頭に脳内接種したところ、潜伏期間は短縮し、13 及び 15 か月で発症した。カニクイザルの脳の病理組織像は vCJD と類似し、WB パターンでも BSE 由来 PrP^{Sc} と一致した。PrP^{Sc} の蓄積は主に中枢神経系に認められ、扁桃、脾臓及び虫垂等のリンパ組織には認められなかった。(参照 228)

1 vCJD のまとめ

1. vCJD の発生状況

変異型 CJD (vCJD) は、2012 年 7 月現在、世界全体で 227 例報告されている。英国における vCJD の発生は、疫学的に BSE の発生との関連を強く示唆するものであった。一方、近年、英国における vCJD の発生数は、2000 年の 28 人をピークに 2005 年以降 2～5 人と減少している。1989 年に牛の特定臓器(SBO)を食品に使用禁止した後に生まれた 1990 年以降の出生者からは、これまで vCJD 患者は確認されていない。これは BSE 対策の総合的な効果によるものと考えられる。「日本における牛海綿状脳症 (BSE) 対策について-中間とりまとめ (2004 年 9 月)」(参照 15)にあるように、「飼料規制等は BSE 感染牛の発生を防ぎ、結果として牛から人への感染リスクの低減を保證する根源的に重要な対策と考えられる」ということが、改めて確認されたものと考えられる。

英国においては、1995 年に初めて vCJD 患者が確認され、2012 年 7 月現在、vCJD の発生総数は 176 人である。

日本においては、2012 年 7 月現在、vCJD の発生は 2005 年 2 月に報告された 1 人のみであり、発症原因については、「フランスや日本での感染も否定できないが、英国における感染の蓋然性が高い」と結論づけられている。

2004 年 9 月の「日本における牛海綿状脳症(BSE)対策について-中間とりまとめ」(参照 15)では、英国の vCJD の発生をワーストケースで 5,000 人と予測した上で、国内産の牛肉及び牛内臓を原因とする日本における発生予測は、0.1～0.9 人とした。しかし、現在までのところ、英国での vCJD の発生は 176 人であり、予測の 3.5%と大幅に少なく、BSE 発生頭数も大幅に減少していることから、「中間とりまとめ」の予測を超えるような値にならないことは明らかであると考えられる。

2. vCJD の疫学

vCJD の潜伏期間については、不明な点が多く、様々な仮説において数年から 25 年以上と幅広い推定潜伏期間が報告されている。

これまでに英国で報告されている vCJD 患者の 129 番目のアミノ酸(コドン 129)の遺伝子型は MM 型であり、この遺伝子型を有する人はその他の型の人に比べて vCJD の潜伏期間が短いか、感受性がより高いか、またはその両者であると考えられている。コドン 129 のアミノ酸多型と vCJD の潜伏期間との関係についての詳細は不明であるが、vCJD の潜伏期間がクールーのように長いと仮定すると、今後、潜伏期間の長い MV 型や VV 型の vCJD 患者が確認される可能性も考えられることから、引き続き適切なサーベイランスにより発生状況の監視を継続することが重要と考えられる。

3. BSE プリオンのヒトへの感染リスク

BSE プリオンのヒトへの感染リスクを、ヒト PrP を過剰発現するトランスジェニックマウスの脳や、ヒトに近いサルへの脳内接種、静脈内接種、及び経口投与実験で検討した知見について整理した。ヒト PrP を過剰発現するトランスジェニックマウスでは、プリオンの感受性が異なることが知られている。ヒトプリオン遺伝子のコドン 129 が MM、MV、VV の各遺伝子型トランスジェニックマウスを使った BSE プリオン投与実験の結果が報告されている。対照実験には vCJD プリオンが使われ発症まで観察した。その結果、BSE プリオンは vCJD プリオンよりもヒト PrP を過剰発現するトランスジェニックマウスへの伝達に対する種間バリアが高く、さらに MM 型と MV 型には感染するが、VV 型には感染しにくいという結果が得られている。

サルの感染実験では、サルの脳で継代した BSE プリオンを投与したサルでは潜伏期間が短縮し vCJD プリオンの潜伏期間と類似し、かつ、リンパ系組織への沈着が認められ、脳病理変化は vCJD と類似していた。以上の結果は、サルでは BSE プリオンに対する種間バリアが高いことが示している。

VIII 食品健康影響評価

食品安全委員会プリオン専門調査会は、これまで参照した各種文献、厚生労働省から提出された評価対象国に関する参考資料等を用いて審議を行い、それにより得られた知見から、諮問内容のうち、(1)の国内措置及び(2)の国境措置に関するとりまとめを先行して行うこととした。

1. BSE の発生状況

世界の BSE の発生頭数は累計で 190,629 頭(2012 年 7 月現在)であるが、年間の発生頭数は、1992 年の 37,316 頭をピークに減少し、2010 年には 45 頭、2011 年には 29 頭となっている。

日本では、36 頭(2012 年 7 月現在)の BSE 感染牛が確認されており、うち 2 頭は非定型 BSE である。出生年でみた場合、2002 年 1 月生まれの 1 頭を最後に BSE 感染牛は確認されていない。

米国では、4 頭(2012 年 7 月現在)の BSE 感染牛が確認されているが、うち 1 頭はカナダからの輸入牛であり、それ以外の米国産の 3 頭はいずれも非定型 BSE である。出生年でみた場合、2001 年 9 月生まれの 1 頭を最後に BSE 感染牛は確認されていない。

カナダでは、米国で発生が確認された 1 頭を除き、19 頭(2012 年 7 月現在)の BSE 感染牛が確認されているが、うち 1 頭は英国からの輸入牛であり、2 頭は非定型 BSE である。出生年でみた場合、2004 年 8 月生まれの 1 頭を最後に BSE 感染牛は確認されていない。

フランスでは、1,023 頭(2012 年 7 月現在)の BSE 感染牛が確認されており、うち 27 頭(2010 年 12 月現在)は非定型 BSE である。出生年でみた場合、2004 年 4 月生まれの 1 頭を最後に BSE 感染牛は確認されていない。

オランダでは、88 頭(2012 年 7 月現在)の BSE 感染牛が確認されており、うち 4 頭は非定型 BSE である。出生年でみた場合、2001 年 2 月生まれの 1 頭を最後に BSE 感染牛は確認されていない。

従って、評価要請のあった日本、米国、カナダ、フランス及びオランダの 5 か国においては、2004 年 8 月生まれの 1 頭を最後に、これまでの 8 年間に生まれた牛に BSE 感染牛は確認されていないこととなる。

2. 各国の飼料規制とその効果

評価要請のあった日本及び他の 4 か国においては、牛の飼料への BSE プリオンの混入を防止するための使用自粛を含む飼料規制が 1997 年までに導入され、その後段階的に交差汚染防止まで含めた対策が強化されてきた。

日本においては、2001 年 10 月に反すう動物用飼料への全てのほ乳動物由

来たたん白質の使用を禁止するとともに、反すう動物以外の家畜用飼料に反すう動物由来たん白質の使用を禁止する規制を導入している。

米国においては、2009年10月に30か月齢以上の牛の脳とせき髄について全ての家畜用飼料及びペットフードへの利用を禁止する規制を導入している。

カナダにおいては、SRM（30か月齢以上の牛の頭蓋骨、脳、三叉神経節、眼、扁桃、せき髄及び背根神経節並びに全月齢の牛の回腸遠位部）について、全ての家畜用飼料、ペットフードへの利用を禁止する規制が2007年7月に導入された。

フランスにおいては、全ての動物由来たん白質について、全ての家畜用飼料への利用を禁止する飼料規制が2000年11月に導入された。

オランダにおいては、全ての動物由来たん白質について、全ての家畜用飼料への利用を禁止する飼料規制が2000年12月に導入された。

各国とも交差汚染防止対策まで含めた飼料規制の強化が行われてから少なくとも35か月（2012年9月現在）以上が経過している。

また、評価要請のあった日本及び他の4か国においては、OIEが示す「管理されたリスクの国」に要求される10万頭に1頭のBSE感染牛の検出が可能なサーベイランスと同等、又はそれより厳しい基準によるサーベイランスが実施されており、各国において飼料規制が強化された後に生まれたBSE感染牛は、日本の1頭、フランスの3頭及びオランダの1頭以外は確認されていないことから、これらの国々における飼料規制はBSEの発生抑制に大きな効果を発揮しているものと判断した。

3. SRM 及び食肉処理

評価要請のあった日本及び他の4か国においては、OIEが「管理されたリスクの国」の貿易条件として定めたSRMの範囲と同じか、より広い範囲（カナダの扁桃を除く。）をSRMと定義し、いずれの国においてもSRMの除去やピッシングの禁止などの食肉処理工程における人へのBSEプリオンの曝露リスクの低減措置がとられている。

従って、評価要請を受けた日本及び他の4か国においては、牛肉及び牛内臓による人へのBSEプリオンの曝露リスクは、BSE対策の導入以降、飼料規制等による牛へのBSEプリオンの曝露リスクの低下とも相まって、極めて低いレベルになっているものと判断した。

4. 牛の感染実験

英国BSE感染牛の脳幹^{a)}を牛に経口投与した感染実験において、100g、10g、1g又は100mgの脳幹組織を投与後、臨床症状が認められるまでの期間（潜伏

期間)はそれぞれ投与後31か月目、41か月目、45か月目又は53か月目からであり、これより少ない投与量では、発症率が著しく低くなる。この実験結果から、BSEプリオンの摂取量と発症までの期間の間には逆相関の関係が認められた。

英国BSE感染牛の脳幹1gを経口投与された牛の脳に異常プリオンたん白質が検出された時期は、投与(4～6か月齢時)後44か月目以降であり、42か月目までの牛には検出されていない。また、脳幹^b5gを4か月齢の牛に経口投与した日本での感染実験においては、脳、せき髄など中枢神経系組織で異常プリオンたん白質が検出されたのは、投与後34か月目以降であり、投与後30か月目までの牛には検出されていない。なお、中枢神経系組織に異常プリオンたん白質が蓄積する時期と臨床経過の関係を調べるためにBSE感染牛の脳を脳内接種した実験で、発症前に最も早く異常プリオンたん白質が検出されたのは発症前7～8か月であるとの報告がある。

一方、英国において多数のBSE感染牛が確認されていた時期において、牛がBSEプリオンを摂取してからBSEを発症するまでの期間は、野外の発生状況等から平均5～5.5年と推定されている。この潜伏期間と上記感染実験において認められた潜伏期間を勘案し、飼料がBSEプリオンに最も高濃度・高頻度に汚染されていたと考えられる時期の英国においても、野外でBSE感染牛が平均的に摂取したであろうBSEプリオンの量は、感染実験におけるBSE感染牛の脳幹100mg～1gの場合のBSEプリオンの量に相当すると推察されている。

なお、日本で確認された21か月齢のBSE陽性牛(BSE/JP9)については、延髄門部における異常プリオンたん白質の蓄積が定型BSE感染牛と比較して1/1,000程度とされており、BSEプリオンへの感受性の高い牛プリオンたん白質を過剰発現するトランスジェニックマウスを用いた感染実験でも感染性は認められなかったことから、人への感染性も無視できると判断した。

5. 変異型クロイツフェルト・ヤコブ病(vCJD)

vCJDは、2012年7月現在、世界中で227例が報告されているが、その発生はピークを過ぎて減少しており、これはBSE対策の総合的な効果によるものと考えられる。最も多くのvCJDが発生していた英国においても、1989年以降、SRMの食品への使用を禁止するなどの措置を講じた結果、2000年をピークに患者数は減少しており、これまで1990年以降の出生者からはvCJD患

a)及びb)はそれぞれ英国で確認されたBSE野外発生牛の脳幹をプールしホモジネートしたものであるが、a)及びb)は同じプールから調製されたものではない。(これらの感染実験は2006年～2011年までに発表された。)

者は確認されていない。「日本における牛海綿状脳症（BSE）対策について
—中間とりまとめ（2004 年 9 月）」にあるように「飼料規制等は BSE 感染
牛の発生を防ぎ、結果として牛から人への感染リスクの低減を保証する根源的
に重要な対策と考えられる」ということが、改めて確認されたものと判断した。

中間とりまとめでは、英国の vCJD の発生をワーストケースで 5,000 人と予
測した上で、日本における国内産の牛肉及び牛内臓を原因とする発生予測は
0.1～0.9 人としたが、現在までのところ、英国の vCJD の発生は 176 人であ
り、予測の約 3.5%と大幅に少なく、BSE の発生も大幅に減少していることか
ら、2004 年時点の予測を超える値にならないことは明らかと判断した。

人の BSE プリオンへの感受性については、人プリオンたん白質を過剰発現
するトランスジェニックマウスやサルを用いた感染実験結果から、牛と人との
間に「種間バリア」が存在することにより、牛に比べて感受性は低いと判
断した。

6. 非定型 BSE

非定型 BSE については、脳内接種実験により、サルへの感染性が確認され
ていることから、人への感染の可能性は否定できない。

これまでに、非定型 BSE は世界で 61 頭が確認されているのみであり（2010
年 12 月時点）、ほとんどの非定型 BSE は、8 歳を超える牛（確認時の年齢の
幅は 6.3 歳～18 歳）で確認されていることから、高齢の牛で稀に発生するも
のと考えられる。日本ではこれまでに死亡牛も含め約 1,370 万頭の BSE 検査
を実施しており、2 例の非定型 BSE が確認されている。そのうち、23 か月齢
で確認された非定型 BSE 陽性牛（BSE/JP8）については、約 1,370 万頭の検
査をして、1 頭確認されたものであり、延髄門部における異常プリオンたん白
質の蓄積が定型 BSE 感染牛と比較して 1/1,000 程度とされており、感染実験
でも感染性は認められなかったことから、人への感染性も無視できると判断し
た。

非定型 BSE の発生原因の詳細は不明であるが、報告されている発生状況か
らは、孤発性である可能性を踏まえて評価を行うことが適切であると判断した。

7. まとめ

（１）牛群の BSE 感染状況

- ① 日本においては、これまで 36 頭の BSE 感染牛が確認されているが、
2001 年 10 月から飼料規制が強化されており、それ以降に生まれた牛
には 2002 年 1 月生まれの 1 頭を除き、BSE 感染牛は確認されていな
いため、日本の飼料規制等の有効性は非常に高いことがサーベイラン

スにより確認されている。

- ② 米国においては、これまで4頭のBSE感染牛が確認されているが、うち1頭はカナダからの輸入牛であり、それ以外の米国産3頭はいずれも非定型BSEである。また、2009年10月に飼料規制が強化されており、それ以降35か月(2012年9月現在)が経過している。また、米国におけるサーベイランスは、100万頭に1頭未満の有病率の変化を検出できる水準として設定されたものであり、OIEの定める10万頭に1頭のBSE感染牛が検出可能な水準を満たしている。
- ③ カナダにおいては、英国からの輸入牛1頭を除くと、これまで18頭のBSE感染牛が確認されているが、2004年9月生まれ以降の牛にはBSE感染牛が確認されていない。2007年7月に飼料規制が強化されており、それ以降62か月以上(2012年9月現在)が経過している。また、カナダにおけるサーベイランスは、100万頭当たり2頭の有病率の場合に、95%の信頼をもって少なくとも1頭のBSE症例を検出するのに必要な頭数として計画されたものであり、OIEの定める10万頭に1頭のBSE感染牛が検出可能な水準を満たしている。
- ④ フランスにおいては、これまで1,023頭のBSE感染牛が確認されているが、2000年11月から飼料規制が強化されており、それ以降に生まれた牛には、2001年生まれの2頭及び2004年4月生まれの1頭を除き、BSE感染牛は確認されていない。また、フランスにおいては、EUの定めたサーベイランス水準を満たしており、結果としてOIEの定める10万頭に1頭のBSE感染牛が検出可能な水準を満たしている。
- ⑤ オランダにおいては、これまで88頭のBSE感染牛が確認されているが、2000年12月から飼料規制が強化されており、それ以降に生まれた牛には、2001年2月生まれの1頭を除き、BSE感染牛は確認されていない。また、オランダにおいては、EUの定めたサーベイランス水準を満たしており、結果としてOIEの定める10万頭に1頭のBSE感染牛が検出可能な水準を満たしている。

(2) BSE感染牛組織の異常プリオンたん白質蓄積と人への感染リスク

上記のような各国の牛群のBSE感染状況の下では、仮にBSEプリオンによる汚染飼料を牛が摂取するような状況があったとしても、牛におけるBSEプリオン摂取量は、感染実験における英国BSE感染牛脳組織1g相

当以下と想定される。1g 経口投与実験では、投与後 44 か月目以降に臨床症状が認められて中枢神経組織中に異常プリオンたん白質が検出されたが、投与後 42 か月目（46 か月齢相当以上）までには検出されていない。なお、BSE の脳内接種実験では、発症前の最も早い時期に脳幹で異常プリオンたん白質が検出されたのは発症前 7～8 か月であることから、さらに安全を考慮しても、30 か月齢以下の牛で、中枢神経組織中に異常プリオンたん白質が検出可能な量に達する可能性は非常に小さいと考えられる。

vCJD の発生については、最も多くの vCJD が発生していた英国においても、2000 年をピークに次第に減少してきている。vCJD の発生は BSE の発生との関連が強く示唆されているが、近年、vCJD の発症者は世界全体で年に数名程度と大幅に減少していることから、この間の飼料規制や SRM 等の食品への使用禁止をはじめとする BSE 対策が、牛のみならず人への感染リスクを顕著に減少させたものと考えられる。

なお、非定型 BSE が人へ感染するリスクは否定できない。しかし、仮に人へ感染するとしても、現在までに、日本の 23 か月齢の牛で確認された 1 例を除き、大部分は 8 歳を超える牛で発生している（確認時の年齢の幅は 6.3 歳～18 歳）。また 23 か月齢で確認された非定型 BSE 陽性牛の延髄における異常プリオンたん白質の蓄積量は、BSE に対する感受性が高いトランスジェニックマウスにも伝達できない非常に低いレベルであった。このような状況を踏まえ、非定型 BSE に関しては、高齢の牛以外の牛におけるリスクは、あったとしても無視できると判断した。

(3) 評価結果

現行の飼料規制等のリスク管理措置を前提とし、上記 (1) 及び (2) に示した牛群の BSE 感染状況、感染リスク及び BSE 感染における牛と人の「種間バリア」の存在を踏まえると、評価対象の日本及び他の 4 か国に関しては、諮問対象月齢である 30 か月齢以下の牛由来の牛肉及び牛内臓（扁桃及び回腸遠位部以外）の摂取に由来する BSE プリオンによる人での vCJD 発症は考え難い。

したがって、以上の知見を総合的に考慮すると、諮問内容のうち (1) の国内措置及び (2) の国境措置に関する結論は以下のとおりとなる。

① 国内措置

ア 検査対象月齢

検査対象月齢に係る規制閾値が「20 か月齢」の場合と「30 か月齢」
の場合のリスクの差は、あったとしても非常に小さく、人への健康影響
は無視できる。

イ SRM の範囲

頭部（扁桃を除く。）、せき髄及びせき柱について、SRM の範囲が
「全月齢」の場合と「30 か月齢超」の場合のリスクの差は、あったとし
ても非常に小さく、人への健康影響は無視できる。

② 国境措置

ア 月齢制限

米国、カナダ、フランス及びオランダに係る国境措置に関し、月齢制
限の規制閾値が「20 か月齢」（フランス及びオランダについては「輸入
禁止」）の場合と「30 か月齢」の場合のリスクの差は、あったとしても
非常に小さく、人への健康影響は無視できる。

イ SRM の範囲

米国、カナダ、フランス及びオランダに係る国境措置に関し、頭部（扁
桃を除く。）、せき髄及びせき柱について、SRM の範囲が「全月齢」（フ
ランス及びオランダについては「輸入禁止」）の場合と「30 か月齢超」
の場合のリスクの差は、あったとしても非常に小さく、人への健康影響
は無視できる。

B S E 確 認 状 況 に つ い て

＜参考＞

厚生労働省医薬食品局食品安全部

	確認年月日 (とちく日・死亡日)	生年月日 (確認時の月齢)	品種 (性別)	生産地 (飼育地)	検査実施機関 (確認検査実施機関)	臨床症状等 (注2)	確認検査結果 (注1)
1	平成13年9月10日 (平成13年8月6日)	平成8年3月26日 (64ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道佐呂間町 (千葉県白井市)	千葉県 ((独)動物衛生研究所)	起立不能 敗血症	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査 +
2	平成13年11月21日 (平成13年11月19日)	平成8年4月4日 (67ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道篠臼村 (北海道篠臼村)	北海道留萌保健所天塩支所ウブシ駐在所 (帯広畜産大学)	無し	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査 +
3	平成13年12月2日 (平成13年11月29日)	平成8年3月26日 (68ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	群馬県宮城村 (群馬県宮城村)	埼玉県中央食肉衛生検査センター (横浜検疫所輸入食品・検査センター、帯広畜産大学)	無し	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査 +
4	平成14年5月13日 (平成14年5月10日)	平成8年3月23日 (73ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道音別町 (北海道音別町)	北海道釧路保健所 (帯広畜産大学)	左前肢神経麻痺 起立困難	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査 +
5	平成14年8月23日 (平成14年8月21日)	平成7年12月5日 (80ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	神奈川県伊勢原市 (神奈川県伊勢原市)	神奈川県食肉衛生検査所 (国立感染症研究所)	起立不能 股関節脱臼 同側前肢関節炎 乳房炎 熱射病	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査 -
6	平成15年1月20日 (平成15年1月17日)	平成8年2月10日 (83ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道標茶町 (和歌山県粉河町)	和歌山市保健所食肉衛生検査室 (国立感染症研究所)	起立障害	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査 +
7	平成15年1月23日 (平成15年1月21日)	平成8年3月28日 (81ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道湧別町 (北海道網走市)	北海道北見保健所 (帯広畜産大学)	無し	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査 +
8	平成15年10月6日 (平成15年9月29日)	平成13年10月13日 (23ヶ月齢)	ホルスタイン種 (去勢)	栃木県大田原市 (福島県双葉郡葛尾村)	茨城県県北食肉衛生検査所 (国立感染症研究所)	無し	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査 +
9	平成15年11月4日 (平成15年10月29日)	平成14年1月13日 (21ヶ月齢)	ホルスタイン種 (去勢)	兵庫県水上郡 (広島県福山市)	福山市食肉衛生検査所 (国立感染症研究所)	無し	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査 +
10	平成16年2月22日 (平成16年2月20日)	平成8年3月17日 (95ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	神奈川県秦野市 (神奈川県平塚市)	神奈川県食肉衛生検査所 (国立感染症研究所)	起立困難 股関節脱臼	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査 +
11 (注4)	平成16年3月9日 (平成16年3月4日)	平成8年4月8日 (94ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道標茶町 (北海道標茶町)	北海道十勝家畜保健衛生所 ((独)動物衛生研究所)	股関節脱臼 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査 +
12	平成16年9月13日 (平成16年9月10日)	平成11年7月3日 (62ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	熊本県西水町 (熊本県西水町)	熊本県食肉衛生検査所 (国立感染症研究所)	無し	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査 +

13	平成16年9月23日 (平成16年9月21日)	平成8年2月18日 (103ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道士幌町 (奈良県新庄町)	奈良県食品衛生検査所 (国立感染症研究所)	起立不能 股関節脱臼	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
14 (注4)	平成16年10月14日 (平成16年10月8日)	平成12年10月8日 (48ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道鹿追町 (北海道鹿追町)	北海道十勝家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	窒息死 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
15 (注4)	平成17年2月26日 (平成17年2月22日)	平成8年8月5日 (102ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道中川郡本別町 (北海道中川郡本別町)	北海道十勝家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	関節炎 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
16	平成17年3月27日 (平成17年3月24日)	平成8年3月23日 (108ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道天塩町 (北海道天塩町)	旭川市食肉衛生検査所 (国立感染症研究所、帯広畜産大学)	無し	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
17 (注4)	平成17年4月8日 (平成17年4月4日)	平成12年9月11日 (54ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道河東郡音更町 (北海道河東郡音更町)	北海道十勝家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	起立不能 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
18	平成17年5月12日 (平成17年5月10日)	平成11年8月31日 (68ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道砂川市 (北海道砂川市)	北海道早来食肉衛生検査所 (北海道大学、帯広畜産大学)	起立不能 両股関節脱臼	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
19	平成17年6月2日 (平成17年5月31日)	平成8年4月16日 (109ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道野付郡別海町 (北海道野付郡別海町)	北海道訓路保健福祉事務所保健福祉部 (北海道大学、帯広畜産大学)	無し	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
20	平成17年6月6日 (平成17年6月3日)	平成12年8月12日 (57ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道河東郡鹿追町 (北海道河東郡鹿追町)	北海道帯広食肉衛生検査所 (北海道大学、帯広畜産大学)	無し	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
21 (注4)	平成17年12月10日 (平成17年12月6日)	平成12年2月13日 (69ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道千歳市 (北海道千歳市)	北海道石狩家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	心不全 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
22 (注4)	平成18年1月23日 (平成18年1月20日)	平成12年9月1日 (64ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道野付郡別海町 (北海道野付郡別海町)	北海道根室家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	第四胃左方変異 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
23	平成18年3月15日 (平成18年3月13日)	平成12年7月8日 (68ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道中川郡中川町 (北海道中川郡中川町)	北海道上川保健福祉事務所名寄地域保健部 (北海道大学、帯広畜産大学)	無し	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
24	平成18年3月17日 (平成18年3月13日)	平成4年2月10日 (169ヶ月齢)	黒毛和種 (雌)	長崎県杵岐市 (長崎県杵岐市)	佐世保市食肉衛生検査所 (国立感染症研究所)	起立不能	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+(注6)
25	平成18年4月19日 (平成18年4月17日)	平成12年4月18日 (71ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道枝幸郡枝幸町 (岡山県奈義町)	岡山県食肉衛生検査所 (国立感染症研究所)	無し	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+

26 (注4)	平成18年5月13日 (平成18年5月10日)	平成12年8月11日 (68ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道瀬棚郡今金町 (北海道瀬棚郡今金町)	北海道石狩家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	関節炎 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
27 (注4)	平成18年5月19日 (平成18年5月16日)	平成12年8月20日 (68ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道中川郡豊頃町 (北海道中川郡豊頃町)	北海道十勝家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	乳房炎 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
28 (注4)	平成18年8月11日 (平成18年8月7日)	平成11年11月21日 (80ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道天塩郡幌延町 (北海道苫前郡羽幌町)	北海道石狩家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	心臓病、右肢関節脱臼 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
29 (注4)	平成18年9月28日 (平成18年9月24日)	平成12年6月24日 (75ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道天塩郡幌延町 (北海道中川郡中川町)	北海道石狩家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	ケトosis (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
30 (注4)	平成18年11月13日 (平成18年11月8日)	平成13年6月28日 (84ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道千歳市 (北海道千歳市)	北海道石狩家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	心不全 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
31	平成18年12月8日 (平成18年12月6日)	平成11年11月12日 (84ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道河東郡鹿追町 (北海道河東郡鹿追町)	北海道帯広食肉衛生検査所 (北海道大学、帯広畜産大学)	呼吸器、歩様蹣跚	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
32	平成19年2月5日 (平成19年2月2日)	平成13年8月26日 (85ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道帯広市 (北海道帯広市)	北海道帯広食肉衛生検査所 (北海道大学、帯広畜産大学)	左臀部腫脹	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
33 (注4)	平成19年7月2日 (平成19年6月24日)	平成12年6月21日 (84ヶ月齢)	黒毛和種 (雌)	北海道中川郡幕別町 (北海道中川郡幕別町)	北海道十勝家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	脂肪肝 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
34	平成19年12月21日 (平成19年12月19日)	平成4年7月1日 (185ヶ月齢)	黒毛和種 (雌)	島根県 北海道新居郡新居町久遠 郡せたな町)	北海道八雲食肉衛生検査所 (北海道大学、帯広畜産大学)	無し	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
35 (注4)	平成20年3月24日 (平成20年3月17日)	平成12年10月12日 (89ヶ月齢)	黒毛和種 (雌)	北海道沙流郡平取町 (北海道留萌市)	北海道石狩家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	心不全 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+
36 (注4)	平成21年1月30日 (平成21年1月26日)	平成12年8月5日 (101ヶ月齢)	ホルスタイン種 (雌)	北海道瀬棚郡今金町 (北海道瀬棚郡今金町)	北海道石狩家畜保健衛生所 (独)動物衛生研究所)	起立困難 (死亡牛)	WB法 免疫組織化学検査 病理組織検査	+

(注1) 病理組織検査は、脳組織に明らかな空胞が認められた場合、「+」としている。
(注2) いずれの場合もBSEを疑う臨床症状は確認されなかった。
(注3) 糖鎖パターン及びプロテアーゼ耐性がこれまで確認されたBSEのものとは異なっていた。
(注4) 生産段階における死亡牛の検査で確認されたものであり、と畜場へは搬入されていない。
(注5) 空胞変性が認められたが、死後変化との明確な区別が困難であったので、「判定不能」としている。
(注6) 検出された異常プリオン蛋白質のパターンが定型的なものでなかった。

1 <別紙1：略称>

略称	名称
AFSSA	フランス食品衛生安全庁
ATQ	ケベック州農業追跡局
BSE	牛海綿状脳症
CCIP	カナダ牛個体識別制度
CFIA	カナダ食品検査庁
CJD	クロイツフェルト・ヤコブ病
CNS	中枢神経系
CMPAF	動物飼料禁止物質
CPP	連続パイエル板
DDVS	フランス農水省獣医療局地方当局
DGAL	フランス農水省食品総局中央当局
DPP	不連続パイエル板
DRG	背根神経節
EFSA	欧州食品安全機関
ELISA	酵素標識免疫測定法
EU	欧州連合
FDA	米国食品医薬庁
GBR	地理的 BSE リスク
GHP	優良衛生規範
HACCP	危害分析重要管理点
H-BSE	H-型牛海綿状脳症
i.c.	脳内接種
ID ₅₀	50%感染量
IHC	免疫組織化学
i.p.	腹腔内接種
L-BSE	L 型牛海綿状脳症
MBM	肉骨粉
mpi	投与後月数
MRM	機械的回収肉
NAIS	全米家畜個体識別システム
OIE	国際獣疫事務局
PP	パイエル板
PrP	プリオンたん白質

PrP ^{Sc}	異常プリオンたん白質
RPCP	反すう動物たん白質管理プログラム
sCJD	孤発性クロイツフェルト・ヤコブ病
SBO	牛特定臓器
SRM	特定危険部位
SSOP	標準作業手順書
Tg	トランスジェニック
TMB	核片貪食マクロファージ
TSE	伝達性海綿状脳症
USDA	米国農務省
vCJD	変異型クロイツフェルト・ヤコブ病
VLA	英国獣医学研究所
VWA	オランダ食品消費安全庁
WB	ウェスタンブロット法
MM	メチオニン ホモ（同型）接合体
MV	メチオニン/バリニン（異型）接合体
VV	バリニン ホモ（同型）接合体
IHC	免疫組織化学染色
sCJD	孤発性クロイツフェルト・ヤコブ病
iCJD	医原性クロイツフェルト・ヤコブ病
SSC	科学運営委員会

1
2

＜参考文献＞

- 1 C. Hoffmann, U. Ziegler, A. Buschmann, A. Weber, L. Kupfer, A.
2 Oelschlegel, B. Hammerschmidt and M. H. Groschup. Prions spread
3 via the autonomic nervous system from the gut to the central nervous
4 system in cattle incubating bovine spongiform encephalopathy. J Gen
5 Virol. 2007;88:1048-55#145
- 6
7 2 国内資料 1-15. 国内諮問参考資料. 資料 1-15. BSE 確認状況について.
8 3 T. Yokoyama, K. Masujin, Y. Yamakawa, T. Sata, Y. Murayama, Y.
9 Shu, H. Okada, S. Mohri and M. Shinagawa. Experimental
10 transmission of two young and one suspended bovine spongiform
11 encephalopathy (BSE) cases to bovinized transgenic mice. Jpn J
12 Infect Dis. 2007;60:317-20#69
- 13 4 Y. Yamakawa, K. Hagiwara, K. Nohtomi, Y. Nakamura, M.
14 Nishijima, Y. Higuchi, Y. Sato, T. Sata, M. o. H. L. Expert Committee
15 for Bse Diagnosis and J. Welfare of. Atypical proteinase K-resistant
16 prion protein (PrPres) observed in an apparently healthy
17 23-month-old Holstein steer. Jpn J Infect Dis. 2003;56:221-2#112
- 18 5 E. Commission. Report on the monitoring and testing of ruminants
19 for the presence of Transmissible Spongiform
20 Encephalopathy (TSE) in the EU in 2010. 2001～2010;
- 21 6 国内資料 1-6. 国内諮問参考資料. 資料 1-6. 厚生労働省関係牛海綿状脳
22 症特別措置法施行規則（平成 14 年厚生労働省令第 89 号）. 2002;
- 23 7 仏 2-3-1. フランス諮問参考資料. 2-3-1. 欧州委員会決定
24 2008/908/EC. 2008;
- 25 8 蘭資料 2-3-9. オランダ諮問参考資料. 欧州委員会決定 2011/358/EU.
- 26 9 仏 1. フランス諮問参考資料. 仏 1. BSE file 07 - MAFFjp.
- 27 10 蘭 1-1-1. オランダ諮問参考資料. 1-1-1. 欧州議会・理事会規則
28 2001/999/EC. 2001;
- 29 11 農林水産省. 国際獣疫事務局への BSE リスクステータス認定申請
30 書. 2008;281
- 31 12 加 2-2-3. カナダ諮問参考資料. 2-2-3. Rendering Plant Inspection
32 Program Verification Task Procedures.
- 33 13 米 1-1-4. 米国諮問参考資料 1-1-4. 21CFR 589.2000「動物用飼料への使
34 用が禁止される動物性たん白質」. 2000;
- 35 14 米 1-1-5. 米国諮問参考資料 1-1-5. 21CFR 589.2001「牛海綿状脳症の伝
36 搬防止を目的として動物食品又は飼料への使用が禁止される牛由来物

- 1 質」.2001;
- 2 15 食品安全委員会.日本における牛海綿状脳症(BSE)対策について中間と
3 りまとめ.2004;209
- 4 16 食品安全委員会.我が国における牛海綿状脳症(BSE)対策に係る食品健
5 康影響評価.2005;210
- 6 17 食品安全委員会.米国・カナダの輸出 プログラムにより管理された牛
7 肉・内臓を摂取する場合と、我が国の牛に由来する牛肉・内臓を摂取す
8 る場合のリスクの同等性.2005;345
- 9 18 G. A. Wells, M. Dawson, S. A. Hawkins, A. R. Austin, R. B. Green, I.
10 Dexter, M. W. Horigan and M. M. Simmons.Preliminary
11 Observations on the Pathogenesis of Experimental Bovine
12 Spongiform Encephalopathy.BOVINE SPONGIFORM
13 ENCEPHALOPATHY. The BSE Dilemma. Springer-Verlag, New
14 York.1996;28-44#196
- 15 19 Veterinary-Laboratories-Agency.Pathogenesis of experimental BSE
16 in cattle(Project MO3011).2003;241
- 17 20 M. E. Arnold, S. A. Hawkins, R. Green, I. Dexter and G. A.
18 Wells.Pathogenesis of experimental bovine spongiform
19 encephalopathy (BSE): estimation of tissue infectivity according to
20 incubation period.Vet Res.2009;40:8#149
- 21 21 G. A. Wells, J. Spiropoulos, S. A. Hawkins and S. J.
22 Ryder.Pathogenesis of experimental bovine spongiform
23 encephalopathy: preclinical infectivity in tonsil and observations on
24 the distribution of lingual tonsil in slaughtered cattle.Vet
25 Rec.2005;156:401-7#77
- 26 22 Veterinary-Laboratories-Agency.Bioassay of BSE infectivity in
27 neural and non-neural tissues by intracerebral inoculation of
28 cattle.Defra.2008;242
- 29 23 G. A. Wells, T. Konold, M. E. Arnold, A. R. Austin, S. A. Hawkins, M.
30 Stack, M. M. Simmons, Y. H. Lee, D. Gavier-Widen, M. Dawson and J.
31 W. Wilesmith.Bovine spongiform encephalopathy: the effect of oral
32 exposure dose on attack rate and incubation period in cattle.J Gen
33 Virol.2007;88:1363-73#67
- 34 24 M. E. Arnold, J. B. Ryan, T. Konold, M. M. Simmons, Y. I. Spencer, A.
35 Wear, M. Chaplin, M. Stack, S. Czub, R. Mueller, P. R. Webb, A.
36 Davis, J. Spiropoulos, J. Holdaway, S. A. Hawkins, A. R. Austin and

- 1 G. A. Wells. Estimating the temporal relationship between PrPSc
2 detection and incubation period in experimental bovine spongiform
3 encephalopathy of cattle. *J Gen Virol*. 2007;88:3198-208#107
- 4 25 M. J. Stack, S. J. Moore, A. Vidal-Diez, M. E. Arnold, E. M. Jones, Y. I.
5 Spencer, P. Webb, J. Spiropoulos, L. Powell, P. Bellerby, L. Thurston,
6 J. Cooper, M. J. Chaplin, L. A. Davis, S. Everitt, R. Focosi-Snyman, S.
7 A. Hawkins, M. M. Simmons and G. A. Wells. Experimental bovine
8 spongiform encephalopathy: detection of PrP(Sc) in the small
9 intestine relative to exposure dose and age. *J Comp*
10 *Pathol*. 2011;145:289-301#154
- 11 26 Veterinary-Laboratories-Agency. Experimental production of bovine
12 tissues for validation of BSE diagnostic
13 tests(SE1736). Defra. 2006;245
- 14 27 A. Buschmann and M. H. Groschup. Highly bovine spongiform
15 encephalopathy-sensitive transgenic mice confirm the essential
16 restriction of infectivity to the nervous system in clinically diseased
17 cattle. *J Infect Dis*. 2005;192:934-42#45
- 18 28 C. Hoffmann, M. Eiden, M. Kaatz, M. Keller, U. Ziegler, R. Rogers, B.
19 Hills, A. Balkema-Buschmann, L. van Keulen, J. G. Jacobs and M. H.
20 Groschup. BSE infectivity in jejunum, ileum and ileocaecal junction of
21 incubating cattle. *Vet Res*. 2011;42:21#109
- 22 29 M. Kaatz, C. Fast, U. Ziegler, A. Balkema-Buschmann, B.
23 Hammerschmidt, M. Keller, A. Oelschlegel, L. McIntyre and M. H.
24 Groschup. Spread of Classic BSE Prions from the Gut via the
25 Peripheral Nervous System to the Brain. *Am J*
26 *Pathol*. 2012;181:515-24#326
- 27 30 J. G. Safar, M. Scott, J. Monaghan, C. Deering, S. Didorenko, J.
28 Vergara, H. Ball, G. Legname, E. Leclerc, L. Solfrosi, H. Serban, D.
29 Groth, D. R. Burton, S. B. Prusiner and R. A. Williamson. Measuring
30 prions causing bovine spongiform encephalopathy or chronic wasting
31 disease by immunoassays and transgenic mice. *Nat*
32 *Biotechnol*. 2002;20:1147-50#234
- 33 31 H. Okada, Y. Iwamaru, M. Imamura, K. Masujin, Y. Matsuura, Y.
34 Murayama, S. Mohri and T. Yokoyama. Detection of
35 disease-associated prion protein in the posterior portion of the small
36 intestine involving the continuous Peyer's patch in cattle orally

- 1 infected with bovine spongiform encephalopathy agent. *Transbound*
2 *Emerg Dis.* 2011;58:333-43#101
- 3 32 S. Fukuda, S. Onoe, S. Nikaido, K. Fujii, S. Kageyama, Y. Iwamaru,
4 M. Imamura, K. Masujin, Y. Matsuura, Y. Shimizu, K. Kasai, M.
5 Yoshioka, Y. Murayama, S. Mohri, T. Yokoyama and H.
6 Okada. Neuroanatomical distribution of disease-associated prion
7 protein in experimental bovine spongiform encephalopathy in cattle
8 after intracerebral inoculation. *Jpn J Infect Dis.* 2012;65:37-44#350
- 9 33 J. C. Espinosa, M. Morales, J. Castilla, M. Rogers and J. M.
10 Torres. Progression of prion infectivity in asymptomatic cattle after
11 oral bovine spongiform encephalopathy challenge. *J Gen*
12 *Viro.* 2007;88:1379-83#65
- 13 34 J. W. Wilesmith, G. A. Wells, M. P. Cranwell and J. B. Ryan. Bovine
14 spongiform encephalopathy: epidemiological studies. *Vet*
15 *Rec.* 1988;123:638-44#214
- 16 35 N. M. Ferguson, C. A. Donnelly, M. E. Woolhouse and R. M.
17 Anderson. The epidemiology of BSE in cattle herds in Great Britain.
18 II. Model construction and analysis of transmission dynamics. *Philos*
19 *Trans R Soc Lond B Biol Sci.* 1997;352:803-38#215
- 20 36 M. E. Arnold and J. W. Wilesmith. Estimation of the age-dependent
21 risk of infection to BSE of dairy cattle in Great Britain. *Prev Vet*
22 *Med.* 2004;66:35-47#213
- 23 37 EFSA. Opinion of the Scientific Panel on Biological Hazards on the
24 assessment of the likelihood of the infectivity in SRM derived from
25 cattle at different age groups estimated by back calculation
26 modeling. *EFSA Journal.* 2007; 2007.476.:104
- 27 38 M. M. Simmons, J. Spiropoulos, P. R. Webb, Y. I. Spencer, S. Czub, R.
28 Mueller, A. Davis, M. E. Arnold, S. Marsh, S. A. Hawkins, J. A.
29 Cooper, T. Konold and G. A. Wells. Experimental classical bovine
30 spongiform encephalopathy: definition and progression of neural PrP
31 immunolabeling in relation to diagnosis and disease controls. *Vet*
32 *Pathol.* 2010;48:948-63#125
- 33 39 K. Masujin, D. Matthews, G. A. Wells, S. Mohri and T.
34 Yokoyama. Prions in the peripheral nerves of bovine spongiform
35 encephalopathy-affected cattle. *J Gen Viro.* 2007;88:1850-8#66
- 36 40 A. Balkema-Buschmann, M. Eiden, C. Hoffmann, M. Kaatz, U.

- 1 Ziegler, M. Keller and M. H. Groschup. BSE infectivity in the absence
2 of detectable PrP(Sc) accumulation in the tongue and nasal mucosa of
3 terminally diseased cattle. J Gen Virol. 2010;92:467-76#36
- 4 41 N. Iwata, Y. Sato, Y. Higuchi, K. Nohtomi, N. Nagata, H. Hasegawa,
5 M. Tobiume, Y. Nakamura, K. Hagiwara, H. Furuoka, M. Horiuchi, Y.
6 Yamakawa and T. Sata. Distribution of PrP(Sc) in cattle with bovine
7 spongiform encephalopathy slaughtered at abattoirs in Japan. Jpn J
8 Infect Dis. 2006;59:100-7#44
- 9 42 H. Okada, Y. Iwamaru, M. Imamura, K. Masujin, T. Yokoyama and S.
10 Mohri. Immunohistochemical detection of disease-associated prion
11 protein in the intestine of cattle naturally affected with bovine
12 spongiform encephalopathy by using an alkaline-based chemical
13 antigen retrieval method. J Vet Med Sci. 2010;72:1423-9#153
- 14 43 H. Okada, Y. Iwamaru, M. Imamura, K. Masujin, Y. Matsuura, Y.
15 Shimizu, K. Kasai, M. Takata, S. Fukuda, S. Nikaido, K. Fujii, S.
16 Onoe, S. Mohri and T. Yokoyama. Neuroanatomical distribution of
17 disease-associated prion protein in cases of bovine spongiform
18 encephalopathy detected by fallen stock surveillance in Japan. J Vet
19 Med Sci. 2011;73:1465-71#148
- 20 44 農林水産省. BSE の感染源および感染経路に関する疫学的研究報告
21 書. 2007;261
- 22 45 国内資料 1-1. 国内諮問参考資料. 資料 1-1. 伝達性海綿状脳症検査実施要
23 領 (平成 13 年 10 月 16 日付け食発第 307 号 (最終改正平成 23 年 12
24 月 13 日)) . 2011;
- 25 46 国内資料 1-7. 厚生労働省関係牛海綿状脳症特別措置法施行規則の一部改
26 正について (平成 17 年 7 月 1 日付け食安発第 0701001 号) . 2005;
- 27 47 国内追加資料 1. 国内諮問参考資料. 追加資料 1. と畜牛の月齢構成に関
28 する情報. 2012;
- 29 48 農林水産省. 牛海綿状脳症に関する特定家畜伝染病防疫指針.
- 30 49 Y. Ozawa. Bovine spongiform encephalopathy in Japan and options
31 for control. Vet Ital. 2007;43:21-32#276
- 32 50 米 2-1-1. 米国諮問参考資料 2-1-1. 連邦官報 (1998 年 1 月 6
33 日). 1998;63:406#
- 34 51 米 2-1-3. 米国諮問参考資料 2-1-3. 連邦官報 (2001 年 10 月 16
35 日). 2001;66:483#
- 36 52 米 2-1-2. 米国諮問参考資料 2-1-2. 連邦官報 (2003 年 5 月 29

- 1 日).2003;68:939#
- 2 53 米 2-1-4.米国諮問参考資料 2-1-4.連邦官報 (2005 年 1 月 4
3 日).2005;70:459#
- 4 54 米 2-1-5.米国諮問参考資料 2-1-5. Letter to brokers, importers, and
5 interested parties: Implementation: Bovine Spongiform
6 Encephalopathy; Minimal-Risk Regions and Importation of
7 Commodities from Canada. APHIS VS, November 14, 2007. .2007;
- 8 55 米 2-1-9.米国諮問参考資料 2-1-9.連邦官報 (2001 年 8 月 14 日)
9 2001;66:595#
- 10 56 米 2-3-11. 米国諮問参考資料 2-3-11. Bovine Spongiform
11 Encephalopathy (BSE) Ongoing Surveillance Plan.
- 12 57 米 2-3-4.米国諮問参考資料 2-3-4. OIE コード 11-5 章 BOVINE
13 SPONGIFORM ENCEPHALOPATHY.
- 14 58 米 2-3-5.米国諮問参考資料 2-3-5. 認定 BSE 検査機関一覧.
- 15 59 米 2-3-10.米国諮問参考資料 2-3-10. 9CFR 309.
- 16 60 米 4.米国諮問参考資料 米 4. USG Responses - APHIS Section
17 (20111122).
- 18 61 米 3-2-1.米国諮問参考資料 3-2-1. 米国 BSE 症例(カナダ産牛の事例).
- 19 62 米 3-2-2.米国諮問参考資料 3-2-2. 米国 BSE 症例(テキサス州の事例).
- 20 63 米 3-2-3.米国諮問参考資料 3-2-3. 米国 BSE 症例(アラバマ州の事例).
- 21 64 米 1.米国諮問参考資料 1. 2009 BSE upgrade.2009;
- 22 65 米追加資料 1.米国諮問参考資料. 追加資料 1. 米国における 4 頭目の牛
23 海綿状脳症 (BSE)感染牛について(2012 年 5 月 22 日提出).2012;
- 24 66 加 2-1-1.カナダ諮問参考資料. 2-1-1. Chronology of Canadian
25 Government Action Related to the Emergence of BSE
- 26 67 加 2-1-2.カナダ諮問参考資料. 2-1-2. Rationale For Canada's Import
27 Policies Pertaining to BSE (1996).1996;
- 28 68 加 2-1-3.カナダ諮問参考資料. 2-1-3. Canadian BSE Import Policies
29 (1998) 1998;
- 30 69 加 2-1-6.カナダ諮問参考資料. 2-1-6. Canadian BSE Import Policies
31 (2005).2005;
- 32 70 加 2-1-7.カナダ諮問参考資料. 2-1-7. Canadian BSE Import Policies
33 (2010).2010;
- 34 71 加 2-1-8.カナダ諮問参考資料. 2-1-8. カナダ官報 SOR 2004-6 2004
35 年 1 月 29 日.2004;
- 36 72 加 2-1-9.カナダ諮問参考資料. 2-1-9. カナダ官報 SOR 2004-90 2004

- 1 年5月5日.2004;
- 2 73 加 2-1-10.カナダ諮問参考資料. 2-1-10. カナダ官報 SOR 2005-78 2005
- 3 年3月31日.2005;
- 4 74 加 2-1-11.カナダ諮問参考資料. 2-1-11. カナダ官報 SOR 2006-168
- 5 2006年7月12日.2006;
- 6 75 加 2-1-15.カナダ諮問参考資料. 2-1-15. INEDIBLE MEAT AND
- 7 OTHER ANIMAL PRODUCTS (1988) 1998;
- 8 76 加 2-1-16.カナダ諮問参考資料. 2-1-16. RENDERED PRODUCTS
- 9 (1996).1996;
- 10 77 加 2-1-17.カナダ諮問参考資料. 2-1-17. Policy for Importation of
- 11 Rendered Products into Canada (1997).1997;
- 12 78 加 2-1-19.カナダ諮問参考資料. 2-1-19. Canadian feed policy and
- 13 BSE(2005), Appendix 1 2005;
- 14 79 加 2-1-20.カナダ諮問参考資料. 2-1-20. Animal Disease and Protection
- 15 Act and Regulations June 1981 1981
- 16 80 加 1-1-2.カナダ諮問参考資料. 1-1-2. 動物衛生法規則(Health of
- 17 Animals Regulations) .
- 18 81 加 2-2-2.カナダ諮問参考資料. 2-2-2. Regulations Amending Certain
- 19 Regulations Administered and Enforced by the Canadian Food
- 20 Inspection Agency (Canada Gazette, Part II, Vol.140, No.14) (2006年
- 21 6月23日) .2006;
- 22 82 加 1-1-6.カナダ諮問参考資料. 1-1-6. 飼料法規則(Feeds Regulations).
- 23 83 加 2-3-3.カナダ諮問参考資料. 2-3-3. BSE Enhanced Surveillance
- 24 Program
- 25 (<http://www.inspection.gc.ca/english/anima/disemala/bseesb/surv/surve.shtml>)
- 26
- 27 84 加 120.カナダ諮問参考資料. 加 120. Appendix 1-B1.
- 28 85 加 139.カナダ諮問参考資料. 加 139. Appendix 6 UPDATE Canada's
- 29 National BSE Surveillance Program 070421.
- 30 86 加 2-3-4.カナダ諮問参考資料. 2-3-4. OIE コード 11-5 章 BOVINE
- 31 SPONGIFORM ENCEPHALOPATHY.
- 32 87 加 2-3-2.カナダ諮問参考資料. 2-3-2. Canada's Protocols for BSE
- 33 Surveillance
- 34 ([http://www.inspection.gc.ca/english/anima/disemala/bseesb/surv/pro](http://www.inspection.gc.ca/english/anima/disemala/bseesb/surv/protoce.shtml)
- 35 [toce.shtml](http://www.inspection.gc.ca/english/anima/disemala/bseesb/surv/protoce.shtml))
- 36 88 加 86.カナダ諮問参考資料. 加 86. Appendix 1 Risk Assessment 2004

1		Update.2004;
2	89	加 3-2.カナダ諮問参考資料. 3-2. BSE 症例概要.
3	90	仏 2-1-1.フランス諮問参考資料. 2-1-1 : 欧州経済共同体委員会決定
4		1989/469/EEC.1989;
5	91	仏 2-1-2.フランス諮問参考資料. 2-1-2. 欧州委員会決定 1996/239/EC
6		1996;
7	92	仏 2-1-3.フランス諮問参考資料. 2-1-3. 欧州委員会決定 1998/653/EC
8		1998;
9	93	仏 2-1-4.フランス諮問参考資料. 2-1-4. 欧州委員会規則
10		2004/1993/EC.2004;
11	94	仏 1-1-1.フランス諮問参考資料. 1-1-1. 欧州議会・理事会規則 2
12		001/999/EC.2001;
13	95	仏 2-1-6.フランス諮問参考資料. 2-1-6. 欧州共同体理事会決定
14		1979/542/EEC.1979;
15	96	仏 2.フランス諮問参考資料. 仏 2. フランス回答.
16	97	仏 1-1-2.フランス諮問参考資料. 1-1-2 : 欧州議会・理事会規則
17		2002/1774/EC.2002;
18	98	仏 3.フランス諮問参考資料. 仏 3. 0907 補足回答 Additionnal report
19		MAFF - May 2009.2009;
20	99	仏 2-2-1.フランス諮問参考資料. 2-2-1. 欧州委員会決定
21		1994/381/EC.1994;
22	100	仏 4.フランス諮問参考資料. 仏 4. 20111215_France_BSE_Update
23		data.2011;
24	101	仏 2-2-2.フランス諮問参考資料. 2-2-2. 飼料用動物性油脂の条件.
25	102	仏 2-3-2.フランス諮問参考資料. 2-3-2. 欧州委員会決定
26		2011/358/EU.2011;
27	103	仏 2-2-4.フランス諮問参考資料. 2-2-4. フランス及び EU における特
28		定危険部位(SRM)の定義の変遷.
29	104	仏資料 11.フランス諮問参考資料. 資料 20. 発生年別BSE発生頭数.
30	105	仏 12.フランス諮問参考資料. 資料 21. 生年別BSE発生頭数.
31	106	仏 3-2-1.フランス諮問参考資料. 3-2-1. RECAPITULATIF DES CAS
32		D'ESB DETECTES DANS LE CADRE DU RESEAU NATIONAL
33		D'EPIDEMIOSURVEILLANCE CLINIQUE de février 1991 au 6
34		décembre 2011.2011;
35	107	仏 3-2-2.フランス諮問参考資料. 3-2-2 : RECAPITULATIF DES CAS
36		D'ESB DETECTES DANS LE CADRE DU PROGRAMME

1		COMMUNAUTAIRE 2001 A 2011DE SURVEILLANCE DE L'ESB
2		SUR LES ANIMAUX A RISQUE du 19 juin 2001 au 6 décembre
3		2011.2011;
4	108	仏 2-3-3.フランス諮問参考資料. 2-3-3. 一次検査から確定診断までの
5		一連の流れ.
6	109	AFSSA.フランスにおいて 2010 年 1 月に検出された 2004 年出生牛の定
7		型 BSE についての意見書.2010;137
8	110	蘭 2-1-1.オランダ諮問参考資料. 2-1-1. 欧州経済共同体委員会決定
9		1989/469/EEC 1989;
10	111	蘭 2-1-2.オランダ諮問参考資料. 2-1-2. 欧州委員会決定 1996/239/EC
11		1996;
12	112	蘭 2-1-3.オランダ諮問参考資料. 2-1-3. 欧州委員会決定 1998/653/EC
13		1998;
14	113	蘭 2-1-4.オランダ諮問参考資料. 2-1-4. 欧州委員会規則 2004/1993/EC
15		2004;
16	114	蘭 2-1-5.オランダ諮問参考資料. 2-1-5. 欧州委員会規則 2006/657/EC
17		2006;
18	115	蘭 5-1. オランダ諮問参考資料. 5-1. 欧州理事会規則
19		2007/700/EC.2007;
20	116	蘭 1.オランダ諮問参考資料. 蘭 1. OIE ドシエ 2007.2007;
21	117	蘭 1-1-2.オランダ諮問参考資料. 1-1-2. 欧州議会・理事会規則
22		2002/1774/EC 2002;
23	118	蘭 2-2-1.オランダ諮問参考資料. 2-2-1. 欧州委員会決定 1994/381/EC
24		1994;
25	119	蘭 5.オランダ諮問参考資料. 蘭 5. ANNEX I BSE Factsheet.
26	120	蘭 2-2-2.オランダ諮問参考資料. 2-2-2. EU における非食用動物副産物
27		の取扱い(2002/1774/EC、2009/1069/EC).2009;
28	121	蘭 1-1-3.オランダ諮問参考資料. 1-1-3. 欧州議会・理事会規則
29		2009/1069/EC.2009;
30	122	蘭資料 5-6.オランダ諮問参考資料. 資料 5-6. Request of the update of
31		necessary information /date/documents from MHLW to Netherlands
32		December 1, 2011.2011;
33	123	蘭 3-2-1.オランダ諮問参考資料. 3-2-1. オランダの BSE 陽性牛の詳細.
34	124	EFSA.Scientific Opinion a second update on the risk for human and
35		animal health related to the revision of the BSE monitoring regime
36		in some Member States.2012;105

1	125	蘭 3-2-2.オランダ諮問参考資料. 3-2-2. 2005 年、2006 年の摘発牛の疫学調査.
2		
3	126	蘭 11.オランダ諮問参考資料. 蘭 11. オランダ諮問参考資料.
4		Japan_BSE_III_questionnaire 160209.
5	127	国内資料 1-4.国内諮問参考資料. 資料 1-4. と畜場法施行規則（昭和 28 年厚生労働省令第 44 号）.1953;
6		
7	128	国内資料 1-16.国内諮問参考資料. 資料 1-16. 食肉処理における特定部位管理要領（平成 13 年 10 月 17 日付け食発第 308 号）.2001;
8		
9	129	国内資料 1-18.国内諮問参考資料. 資料 1-18. 食品、添加物等の規格基準（昭和 34 年厚生省告示 370 号）.1959;
10		
11	130	国内資料 1-20.国内諮問参考資料. 資料 1-20. 特定部位の取扱調査票結果（平成 17 年 9 月～平成 23 年 3 月）.2011;
12		
13	131	国内資料 1-5.国内諮問参考資料. 資料 1-5. 牛海綿状脳症対策特別措置法（平成 14 年法律第 70 号）.2002;
14		
15	132	国内資料 1-24.国内諮問参考資料. 資料 1-24. と畜場法施行規則の一部改正について（平成 21 年 3 月 25 日付け食安発第 0325003 号）.
16		
17	133	国内資料 1-25.国内諮問参考資料. 資料 1-25. ピッシングに関する実態調査結果について（平成 21 年 6 月）.2009;
18		
19	134	国内資料 1-22.国内諮問参考資料. 資料 1-22. せき柱の取扱い施設調査（H16 年～H22 年冬季）.2011;
20		
21	135	国内資料 1-19.国内諮問参考資料. 資料 1-19. 食品、添加物等の規格基準の一部改正について（平成 16 年 1 月 16 日付け食安発第 0116001 号）.2004;
22		
23		
24	136	米資料 2-4.米国諮問参考資料 資料 2-4. U.S. Responses to MHLW Information Request November 21,2011.2011;
25		
26	137	米資料 2-8.米国諮問参考資料 資料 2-8. 米国における日本向け牛肉認定施設の査察等の結果報告.2010;
27		
28	138	米 20.米国諮問参考資料 米 20. MHLW I.4a ARC1030J (December 2005).2005;
29		
30	139	米 29.米国諮問参考資料 米 29. Part II b - APHIS Selected Appendices.
31		
32	140	米 33.米国諮問参考資料 資料 24：牛の公式な個体識別計画の概要.
33	141	米資料 2-7.米国諮問参考資料 資料 2-7. Official Listing of Eligible Suppliers to the EV Program for Japan.2010;
34		
35	142	米資料 2-1.米国諮問参考資料 資料 2-1. U.S. Responses to MHLW Information Request July 23,2007 Part I .2007;
36		

- 1 143 加資料 3-1.カナダ諮問参考資料. 資料 3-1. Supplemental data requested by MHLW September 6, 2010 (February, 2011).2010;
- 2
- 3 144 加 5-3-7.カナダ諮問参考資料. 5-3-7. CFIA ウェブサイト(Chapter 17 - Ante and Post-mortem Procedures, Dispositions, Monitoring and Controls - Red Meat Species, Ostriches, Rheas and Emus)
- 4
- 5
- 6 (http://www.inspection.gc.ca/english/fssa/meavia/man/ch17/annexde.shtml).
- 7
- 8 145 加 1-1-4.カナダ諮問参考資料. 1-1-4. 食肉検査法規則 (Meat inspection Regulations).
- 9
- 10 146 加 5-3-1.カナダ諮問参考資料 5-3-1. CFIA ウェブサイト(The Canadian Cattle Identification Program)
- 11
- 12 (<http://www.inspection.gc.ca/english/animal/trac/catbetide.shtml>).
- 13 147 加 5-3-2.カナダ諮問参考資料 5-3-2. カナダ牛個体識別庁ウェブサイト (Frequently Asked Questions)
- 14
- 15 (http://www.canadaid.com/about_us/faqs.html).
- 16 148 加 5-3-3.カナダ諮問参考資料 5-3-3. 畜産の情報ウェブサイト 2006年 2 月 各国 (地域) の牛トレーサビリティ制度の実施状況
- 17
- 18 (<http://lin.alic.go.jp/alic/month/fore/2006/feb/spe-01.htm#3>).
- 19 149 加 5-3-4.カナダ諮問参考資料 5-3-4. GUIDE Agri-Tracabilité Québec ウェブサイト (Introduction to traceability)
- 20
- 21 (<http://guide.agri-tracabilite.gc.ca/en/ong1-01.html>).
- 22 150 加資料 3-2.カナダ諮問参考資料. 3-2 対日輸出施設リスト.
- 23 151 仏資料 4-1.フランス諮問参考資料. 資料 4-1. REPORT ON THE BSE SITUATION IN FRANCE (2007 PARIS DGAI, Ministry of
- 24
- 25 Agriculture and Fisheries).2007;
- 26 152 仏資料 4-2.フランス諮問参考資料. 資料 4-2. ADDITIONAL REPORT TO MHLW ON BSE RISK MANAGEMENT IN FRANCE (May
- 27
- 28 2009) .2009;
- 29 153 仏資料 4-3.フランス諮問参考資料. 資料 4-3. 現地調査報告書 (平成 21 年 12 月) .2009;
- 30
- 31 154 蘭資料 5-1.オランダ諮問参考資料. 資料 5-1. Basic Questionnaire for the preparation of information needed for the Risk assessment of
- 32
- 33 Bovine Spongiform Encephalopathy (BSE) in the Netherlands (November 2006).2006;
- 34
- 35 155 蘭資料 5-2.オランダ諮問参考資料. 資料 5-2. Basic Questionnaire for the preparation of information needed for the Risk assessment of
- 36

- 1 Bovine Spongiform Encephalopathy (BSE) in the Netherlands
2 Supplementary information (November 2007).2007;
3 156 蘭資料 5-3.オランダ諮問参考資料. 資料 5-3. Answers to Supplementary
4 BSE Questionnaire, sent by Ministry of Health, Labour and Welfare
5 in Japan on August 12,2008 (July 2009).2009;
6 157 蘭資料 5-4.オランダ諮問参考資料. 資料 5-4. オランダ現地調査報告.
7 158 蘭資料 5-5.オランダ諮問参考資料. 資料 5-5. Point to be checked with
8 the Netherlands.
9 159 A. G. Biacabe, J. L. Laplanche, S. Ryder and T. Baron.Distinct
10 molecular phenotypes in bovine prion diseases.EMBO
11 Rep.2004;5:110-5#243
12 160 C. Casalone, G. Zanusso, P. Acutis, S. Ferrari, L. Capucci, F.
13 Tagliavini, S. Monaco and M. Caramelli.Identification of a second
14 bovine amyloidotic spongiform encephalopathy: molecular
15 similarities with sporadic Creutzfeldt-Jakob disease.Proc Natl Acad
16 Sci U S A.2004;101:3065-70#123
17 161 食品安全委員会.内閣府食品安全委員会,我が国に輸入される牛肉及び牛
18 内蔵に係る食品健康影響評価 (オーストラリア、メキシコ、チリ、コス
19 タリカ、パナマ、ニカラグア、ブラジル、ハンガリー) .2010;265
20 162 K. Hagiwara, Y. Yamakawa, Y. Sato, Y. Nakamura, M. Tobiume, M.
21 Shinagawa and T. Sata.Accumulation of mono-glycosylated form-rich,
22 plaque-forming PrPSc in the second atypical bovine spongiform
23 encephalopathy case in Japan.Jpn J Infect Dis.2007;60:305-8#70
24 163 Y. Iwamaru, M. Imamura, Y. Matsuura, K. Masujin, Y. Shimizu, Y.
25 Shu, M. Kurachi, K. Kasai, Y. Murayama, S. Fukuda, S. Onoe, K.
26 Hagiwara, Y. Yamakawa, T. Sata, S. Mohri, H. Okada and T.
27 Yokoyama.Accumulation of L-type bovine prions in peripheral nerve
28 tissues.Emerg Infect Dis.2010;16:1151-4#37
29 164 A. Balkema-Buschmann, C. Fast, M. Kaatz, M. Eiden, U. Ziegler, L.
30 McIntyre, M. Keller, B. Hills and M. H. Groschup.Pathogenesis of
31 classical and atypical BSE in cattle.Prev Vet
32 Med.2011;102:112-7#164
33 165 A. Balkema-Buschmann, U. Ziegler, L. McIntyre, M. Keller, C.
34 Hoffmann, R. Rogers, B. Hills and M. H. Groschup.Experimental
35 challenge of cattle with German atypical bovine spongiform
36 encephalopathy (BSE) isolates.J Toxicol Environ Health

- 1 A.2011;74:103-9#167
- 2 166 G. Lombardi, C. Casalone, D. A. A, D. Gelmetti, G. Torcoli, I. Barbieri,
3 C. Corona, E. Fasoli, A. Farinazzo, M. Fiorini, M. Gelati, B. Iulini, F.
4 Tagliavini, S. Ferrari, M. Caramelli, S. Monaco, L. Capucci and G.
5 Zanusso. Intraspecies transmission of BASE induces clinical dullness
6 and amyotrophic changes. PLoS Pathog.2008;4:e1000075#187
- 7 167 S. Suardi, C. Vimercati, C. Casalone, D. Gelmetti, C. Corona, B. Iulini,
8 M. Mazza, G. Lombardi, F. Moda, M. Ruggerone, I. Campagnani, E.
9 Piccoli, M. Catania, M. H. Groschup, A. Balkema-Buschmann, M.
10 Caramelli, S. Monaco, G. Zanusso and F. Tagliavini. Infectivity in
11 skeletal muscle of cattle with atypical bovine spongiform
12 encephalopathy. PLoS One.2012;7:e31449#246
- 13 168 H. Okada, Y. Iwamaru, M. Imamura, K. Masujin, Y. Matsuura, Y.
14 Shimizu, K. Kasai, S. Mohri, T. Yokoyama and S. Czub. Experimental
15 H-type bovine spongiform encephalopathy characterized by plaques
16 and glial- and stellate-type prion protein deposits. Vet
17 Res.2011;42:79#117
- 18 169 T. Seuberlich, M. Gsponer, C. Drogemuller, M. P. Polak, S.
19 McCutcheon, D. Heim, A. Oevermann and A. Zurbriggen. Novel prion
20 protein in BSE-affected cattle, Switzerland. Emerg Infect
21 Dis.2012;18:158-9#248
- 22 170 EFSA. Joint Scientific Opinion on any possible epidemiological or
23 molecular association between TSEs in animals and
24 humans.2011;197
- 25 171 T. Baron, J. Vulin, A. G. Biacabe, L. Lakhdar, J. Verchere, J. M.
26 Torres and A. Bencsik. Emergence of classical BSE strain properties
27 during serial passages of H-BSE in wild-type mice. PLoS
28 One.2011;6:e15839#124
- 29 172 J. M. Torres, O. Andreoletti, C. Lacroux, I. Prieto, P. Lorenzo, M.
30 Larska, T. Baron and J. C. Espinosa. Classical bovine spongiform
31 encephalopathy by transmission of H-type prion in homologous prion
32 protein context. Emerg Infect Dis.2011;17:1636-44#269
- 33 173 R. Wilson, P. Hart, P. Piccardo, N. Hunter, C. Casalone, T. Baron and
34 R. M. Barron. Bovine PrP expression levels in transgenic mice
35 influence transmission characteristics of atypical bovine spongiform
36 encephalopathy. J Gen Virol.2012;93:1132-40#247

- 1 174 V. Beringue, L. Herzog, F. Reine, A. Le Dur, C. Casalone, J. L. Vilotte
2 and H. Laude. Transmission of atypical bovine prions to mice
3 transgenic for human prion protein. *Emerg Infect*
4 *Dis.* 2008;14:1898-901#58
- 5 175 R. Wilson, C. Plinston, N. Hunter, C. Casalone, C. Corona, F.
6 Tagliavini, S. Suardi, M. Ruggerone, F. Moda, S. Graziano, M.
7 Sbriccoli, F. Cardone, M. Pocchiari, L. Ingrosso, T. Baron, J. Richt, O.
8 Andreoletti, M. Simmons, R. Lockey, J. C. Manson and R. M.
9 Barron. Chronic wasting disease and atypical forms of bovine
10 spongiform encephalopathy and scrapie are not transmissible to mice
11 expressing wild-type levels of human prion protein. *J Gen*
12 *Virol.* 2012;93:1624-9#267
- 13 176 E. E. Comoy, C. Casalone, N. Lescoutra-Etchegaray, G. Zanusso, S.
14 Freire, D. Marce, F. Auvre, M. M. Ruchoux, S. Ferrari, S. Monaco, N.
15 Sales, M. Caramelli, P. Leboulch, P. Brown, C. I. Lasmezas and J. P.
16 Deslys. Atypical BSE (BASE) transmitted from asymptomatic aging
17 cattle to a primate. *PLoS One.* 2008;3:e3017#60
- 18 177 F. Ono, N. Tase, A. Kurosawa, A. Hiyaoka, A. Ohyama, Y. Tezuka, N.
19 Wada, Y. Sato, M. Tobiume, K. Hagiwara, Y. Yamakawa, K. Terao
20 and T. Sata. Atypical L-type bovine spongiform encephalopathy
21 (L-BSE) transmission to cynomolgus macaques, a non-human
22 primate. *Jpn J Infect Dis.* 2011;64:81-4#166
- 23 178 寺尾恵治 and 小野文子. 霊長類モデルを用いた BSE 発症リスク評価に
24 関する研究. 食品を介する BSE リスクの解明等に関する研究. 平成 17
25 年度 厚生労働科研費補助金 食の安心・安全確保推進研究事
26 業. 2006;346
- 27 179 N. Mestre-Frances, S. Nicot, S. Rouland, A. G. Biacabe, I. Quadrio, A.
28 Perret-Liaudet, T. Baron and J. M. Verdier. Oral transmission of
29 L-type bovine spongiform encephalopathy in primate model. *Emerg*
30 *Infect Dis.* 2012;18:142-5#198
- 31 180 T. Seuberlich, C. Botteron, C. Wenker, V. A. Cafe-Marcial, A.
32 Oevermann, B. Haase, T. Leeb, D. Heim and A.
33 Zurbriggen. Spongiform encephalopathy in a miniature zebu. *Emerg*
34 *Infect Dis.* 2006;12:1950-3#271
- 35 181 A. G. Biacabe, E. Morignat, J. Vulin, D. Calavas and T. G.
36 Baron. Atypical bovine spongiform encephalopathies, France,

- 1 2001-2007. *Emerg Infect Dis.* 2008;14:298-300#35
- 2 182 T. Seuberlich, D. Heim and A. Zurbriggen. Atypical transmissible
3 spongiform encephalopathies in ruminants: a challenge for disease
4 surveillance and control. *J Vet Diagn Invest.* 2010;22:823-42#1
- 5 183 M. P. Polak, J. F. Zmudzinski, J. G. Jacobs and J. P.
6 Langeveld. Atypical status of bovine spongiform encephalopathy in
7 Poland: a molecular typing study. *Arch Virol.* 2008;153:69-79#93
- 8 184 S. Tester, V. Juillerat, M. G. Doherr, B. Haase, M. Polak, F.
9 Ehrensperger, T. Leeb, A. Zurbriggen and T. Seuberlich. Biochemical
10 typing of pathological prion protein in aging cattle with BSE. *Virol*
11 *J.* 2009;6:64#39
- 12 185 S. Dudas, J. Yang, C. Graham, M. Czub, T. A. McAllister, M. B.
13 Coulthart and S. Czub. Molecular, biochemical and genetic
14 characteristics of BSE in Canada. *PLoS One.* 2010;5:e10638#32
- 15 186 A. Dobly, J. Langeveld, L. van Keulen, C. Rodeghiero, S. Durand, R.
16 Geeroms, P. Van Muylen, J. De Sloovere, E. Vanopdenbosch and S.
17 Roels. No H- and L-type cases in Belgium in cattle diagnosed with
18 bovine spongiform encephalopathy (1999-2008) aging seven years and
19 older. *BMC Vet Res.* 2010;6:26#31
- 20 187 M. J. Stack, S. J. Moore, A. Davis, P. R. Webb, J. M. Bradshaw, Y. H.
21 Lee, M. Chaplin, R. Focosi-Snyman, L. Thurston, Y. I. Spencer, S. A.
22 Hawkins, M. E. Arnold, M. M. Simmons and G. A. Wells. Bovine
23 spongiform encephalopathy: investigation of phenotypic variation
24 among passive surveillance cases. *J Comp Pathol.* 2011;144:277-88#7
- 25 188 M. J. Stack, R. Focosi-Snyman, S. Cawthraw, L. Davis, M. J. Chaplin
26 and P. J. Burke. Third atypical BSE case in Great Britain with an
27 H-type molecular profile. *Vet Rec.* 2009;165:605-6#34
- 28 189 L. A. Terry, R. Jenkins, L. Thorne, S. J. Everest, M. J. Chaplin, L. A.
29 Davis and M. J. Stack. First case of H-type bovine spongiform
30 encephalopathy identified in Great Britain. *Vet*
31 *Rec.* 2007;160:873-4#319
- 32 190 C. Sala, E. Morignat, N. Oussaid, E. Gay, D. Abrial, C. Ducrot and D.
33 Calavas. Individual factors associated with L- and H-type Bovine
34 Spongiform Encephalopathy in France. *BMC Vet Res.* 2012;8:74#311
- 35 191 G. A. Mackay, R. S. Knight and J. W. Ironside. The molecular
36 epidemiology of variant CJD. *Int J Mol Epidemiol*

- 1 Genet.2011;2:217-27#181
- 2 192 R. G. Will, J. W. Ironside, M. Zeidler, S. N. Cousens, K. Estibeiro, A.
3 Alperovitch, S. Poser, M. Pocchiari, A. Hofman and P. G. Smith.A new
4 variant of Creutzfeldt-Jakob disease in the
5 UK.Lancet.1996;347:921-5#270
- 6 193 P. G. Smith.The epidemics of bovine spongiform encephalopathy and
7 variant Creutzfeldt-Jakob disease: current status and future
8 prospects.Bull World Health Organ.2003;81:123-30#274
- 9 194 H. Budka.Editorial: The European Response to BSE: A Success
10 Story.EFSA Journal.2011;9(9):e991,317
- 11 195 Defra.BOVINE SPONGIFORM ENCEPHALOPATHY
12 CHRONOLOGY OF EVENTS.2010;280
- 13 196 厚生労働省遅発性ウイルス感染調査研究班.厚生労働省疾病対策研究事
14 業「クロイツフェルト・ヤコブ病診断マニュアル[改訂版].2002;282
- 15 197 厚生労働省追加提出資料 1-4.プリオン病のサーベイランスと感染予防に
16 関する調査研究 平成 23 年度 総括・分担研究報告書(研究代表者 水
17 澤英洋).2012;284
- 18 198 米追加資料 2 .米国諮問参考資料 米追加資料 2 . 米国の変異型クロイツ
19 フェルト・ヤコブ病 (vCJD) の患者数及び監視体制に関する情報.2012;
- 20 199 カナダ追加資料 1 .カナダ諮問参考資料 追加資料 1 . カナダの変異型ク
21 ロイツフェルト・ヤコブ病 (vCJD) の患者数及び監視体制に関する情報
22 (2012 年 5 月 22 日提出) .2012;
- 23 200 J. W. Ironside.Variant Creutzfeldt-Jakob disease: an update.Folia
24 Neuropathol.2012;50:50-6#277
- 25 201 N. J. Andrews.Incidence of variant Creutzfeldt-Jakob disease
26 diagnoses and deaths in the UK. January 1994 – December
27 2010.2011;278
- 28 202 P. Sanchez-Juan, S. N. Cousens, R. G. Will and C. M. van
29 Duijn.Source of variant Creutzfeldt-Jakob disease outside United
30 Kingdom.Emerg Infect Dis.2007;13:1166-9#87
- 31 203 P. G. Smith and R. Bradley.Bovine spongiform encephalopathy (BSE)
32 and its epidemiology.Br Med Bull.2003;66:185-98#275
- 33 204 A. Shinde, T. Kunieda, Y. Kinoshita, R. Wate, S. Nakano, H. Ito, M.
34 Yamada, T. Kitamoto, Y. Nakamura, S. Matsumoto and H.
35 Kusaka.The first Japanese patient with variant Creutzfeldt-Jakob
36 disease (vCJD).Neuropathology.2009;29:713-9#239

- 1 205 厚生科学審議会疾病対策部会クロイツフェルト・ヤコブ病等委員会.変異
2 型クロイツフェルト・ヤコブ病 (vCJD) に係る感染経路について.2005;287
3
- 4 206 D. A. Hilton, A. C. Ghani, L. Conyers, P. Edwards, L. McCardle, M.
5 Penney, D. Ritchie and J. W. Ironside.Accumulation of prion protein
6 in tonsil and appendix: review of tissue
7 samples.BMJ.2002;325:633-4#228
- 8 207 A. Peden, L. McCardle, M. W. Head, S. Love, H. J. Ward, S. N.
9 Cousens, D. M. Keeling, C. M. Millar, F. G. Hill and J. W.
10 Ironside.Variant CJD infection in the spleen of a neurologically
11 asymptomatic UK adult patient with
12 haemophilia.Haemophilia.2010;16:296-304#257
- 13 208 J. P. Clewley, C. M. Kelly, N. Andrews, K. Vogliqi, G. Mallinson, M.
14 Kaisar, D. A. Hilton, J. W. Ironside, P. Edwards, L. M. McCardle, D. L.
15 Ritchie, R. Dabaghian, H. E. Ambrose and O. N. Gill.Prevalence of
16 disease related prion protein in anonymous tonsil specimens in
17 Britain: cross sectional opportunistic
18 survey.BMJ.2009;338:b1442#272
- 19 209 A. H. Peden, M. W. Head, D. L. Ritchie, J. E. Bell and J. W.
20 Ironside.Preclinical vCJD after blood transfusion in a PRNP codon
21 129 heterozygous patient.Lancet.2004;364:527-9#252
- 22 210 D. Kaski, S. Mead, H. Hyare, S. Cooper, R. Jampana, J. Overell, R.
23 Knight, J. Collinge and P. Rudge.Variant CJD in an individual
24 heterozygous for PRNP codon 129.Lancet.2009;374:2128#83
- 25 211 D. A. Hilton, J. Sutak, M. E. Smith, M. Penney, L. Conyers, P.
26 Edwards, L. McCardle, D. Ritchie, M. W. Head, C. A. Wiley and J. W.
27 Ironside.Specificity of lymphoreticular accumulation of prion protein
28 for variant Creutzfeldt-Jakob disease.J Clin
29 Pathol.2004;57:300-2#314
- 30 212 D. A. Hilton, A. C. Ghani, L. Conyers, P. Edwards, L. McCardle, D.
31 Ritchie, M. Penney, D. Hegazy and J. W. Ironside.Prevalence of
32 lymphoreticular prion protein accumulation in UK tissue samples.J
33 Pathol.2004;203:733-9#235
- 34 213 J. D. Wadsworth, I. Dalmau-Mena, S. Joiner, J. M. Linehan, C.
35 O'Malley, C. Powell, S. Brandner, E. A. Asante, J. W. Ironside, D. A.
36 Hilton and J. Collinge.Effect of fixation on brain and lymphoreticular

- 1 vCJD prions and bioassay of key positive specimens from a
2 retrospective vCJD prevalence study. *J Pathol*.2011;223:511-8#237
- 3 214 P. J. Comer and P. J. Huntly. Exposure of the human population to BSE
4 infectivity over the course of the BSE epidemic in Great Britain and
5 the impact of changes to the Over Thirty Month Rule. *Journal of Risk*
6 *Research*.2005;7:523-543#335
- 7 215 P. Clarke and A. C. Ghani. Projections of the future course of the
8 primary vCJD epidemic in the UK: inclusion of subclinical infection
9 and the possibility of wider genetic susceptibility. *J R Soc*
10 *Interface*.2005;2:19-31#343
- 11 216 EFSA. Quantitative assessment of the human and animal BSE risk
12 posed by gelatine with respect to residual BSE risk. *The EFSA*
13 *Journal*.2006;312, 1-29:333
- 14 217 J. D. Wadsworth, E. A. Asante and J. Collinge. Review: contribution of
15 transgenic models to understanding human prion
16 disease. *Neuropathol Appl Neurobiol*.2010;36:576-97#313
- 17 218 G. C. Telling, M. Scott, J. Mastrianni, R. Gabizon, M. Torchia, F. E.
18 Cohen, S. J. DeArmond and S. B. Prusiner. Prion propagation in mice
19 expressing human and chimeric PrP transgenes implicates the
20 interaction of cellular PrP with another
21 protein. *Cell*.1995;83:79-90#308
- 22 219 E. A. Asante, J. M. Linehan, I. Gowland, S. Joiner, K. Fox, S. Cooper,
23 O. Osiguwa, M. Gorry, J. Welch, R. Houghton, M. Desbruslais, S.
24 Brandner, J. D. Wadsworth and J. Collinge. Dissociation of
25 pathological and molecular phenotype of variant Creutzfeldt-Jakob
26 disease in transgenic human prion protein 129 heterozygous
27 mice. *Proc Natl Acad Sci U S A*.2006;103:10759-64#253
- 28 220 E. A. Asante, J. M. Linehan, M. Desbruslais, S. Joiner, I. Gowland, A.
29 L. Wood, J. Welch, A. F. Hill, S. E. Lloyd, J. D. Wadsworth and J.
30 Collinge. BSE prions propagate as either variant CJD-like or sporadic
31 CJD-like prion strains in transgenic mice expressing human prion
32 protein. *EMBO J*.2002;21:6358-66#258
- 33 221 J. D. Wadsworth, E. A. Asante, M. Desbruslais, J. M. Linehan, S.
34 Joiner, I. Gowland, J. Welch, L. Stone, S. E. Lloyd, A. F. Hill, S.
35 Brandner and J. Collinge. Human prion protein with valine 129
36 prevents expression of variant CJD

- 1 phenotype.Science.2004;306:1793-6#254
- 2 222 M. T. Bishop, P. Hart, L. Aitchison, H. N. Baybutt, C. Plinston, V.
- 3 Thomson, N. L. Tuzi, M. W. Head, J. W. Ironside, R. G. Will and J. C.
- 4 Manson.Predicting susceptibility and incubation time of
- 5 human-to-human transmission of vCJD.Lancet
- 6 Neurol.2006;5:393-8#299
- 7 223 C. I. Lasmezas, J. G. Fournier, V. Nouvel, H. Boe, D. Marce, F.
- 8 Lamoury, N. Kopp, J. J. Hauw, J. Ironside, M. Bruce, D. Dormont and
- 9 J. P. Deslys.Adaptation of the bovine spongiform encephalopathy
- 10 agent to primates and comparison with Creutzfeldt-Jakob disease:
- 11 implications for human health.Proc Natl Acad Sci U S
- 12 A.2001;98:4142-7#296
- 13 224 C. I. Lasmezas, J. P. Deslys, R. Demaimay, K. T. Adjou, F. Lamoury,
- 14 D. Dormont, O. Robain, J. Ironside and J. J. Hauw.BSE transmission
- 15 to macaques.Nature.1996;381:743-4#301
- 16 225 C. Herzog, N. Sales, N. Etchegaray, A. Charbonnier, S. Freire, D.
- 17 Dormont, J. P. Deslys and C. I. Lasmezas.Tissue distribution of
- 18 bovine spongiform encephalopathy agent in primates after
- 19 intravenous or oral infection.Lancet.2004;363:422-8#302
- 20 226 C. I. Lasmezas, E. Comoy, S. Hawkins, C. Herzog, F. Mouthon, T.
- 21 Konold, F. Auvre, E. Correia, N. Lescoutra-Etchegaray, N. Sales, G.
- 22 Wells, P. Brown and J. P. Deslys.Risk of oral infection with bovine
- 23 spongiform encephalopathy agent in
- 24 primates.Lancet.2005;365:781-3#76
- 25 227 C. Herzog, J. Riviere, N. Lescoutra-Etchegaray, A. Charbonnier, V.
- 26 Leblanc, N. Sales, J. P. Deslys and C. I. Lasmezas.PrPTSE
- 27 distribution in a primate model of variant, sporadic, and iatrogenic
- 28 Creutzfeldt-Jakob disease.J Virol.2005;79:14339-45#297
- 29 228 F. Ono, K. Terao, N. Tase, A. Hiyaoka, A. Ohyama, Y. Tezuka, N.
- 30 Wada, A. Kurosawa, Y. Sato, M. Tobiume, K. Hagiwara, Y.
- 31 Yamakawa and T. Sata.Experimental transmission of bovine
- 32 spongiform encephalopathy (BSE) to cynomolgus macaques, a
- 33 non-human primate.Jpn J Infect Dis.2011;64:50-4#298
- 34
- 35