(19)日本国特許庁(JP) (12) **公 開 特 許 公 報**(A) (11)特許出願公開番号

特開2002 - 10785

(P2002 - 10785A)

(43)公開日 平成14年1月15日(2002.1.15)

(51) Int .CI ⁷	識別記号	FI	テーマコード(参考)
C 1 2 N 15/09	ZNA	C 0 7 K 16/18	4 B 0 2 4
C 0 7 K 16/18		C 1 2 N 1/15	4 B 0 5 0
C 1 2 N 1/15		1/19	4 B 0 6 4
1/19		1/21	4 B 0 6 5
1/21		7/00	4 H O 4 5

審査請求 未請求 請求項の数 90 L (全 10数) 最終頁に続く

(21)出願番号 特願2000 - 196620(P2000 - 196620)

(22)出願日 平成12年6月29日(2000.6.29) (71)出願人 591208951

バイエル株式会社

東京都港区高輪4丁目10番8号

(72)発明者 辻 尚利

茨城県つくば市観音台3-1-1

藤崎 幸蔵 (72)発明者

北海道帯広市稲田町西二線の11

(72)発明者 神尾 次彦

茨城県つくば市観音台3-1-1

(74)代理人 100100181

弁理士 阿部 正博

最終頁に続く

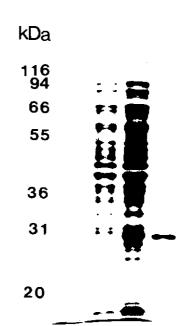
(54)【発明の名称】 ダニのペルオキシレドキシンおよびそれをコードする核酸分子とその利用

(57)【要約】

【課題】 ダニの駆除及びダニ感染から家畜を守るため の化合物の合成を提供し、様々な人畜共通のダニ媒介性 疾病の防除法を提供するものである。

【解決手段】本発明はダニにおけるペルオキシレドキシ ン(Prx)をコードする遺伝子を分離・提供する。さ らに、蛋白質コード領域を蛋白質発現プラスミドベクタ ーに挿入し、該ベクターにより形質転換された組換え体 細胞から製造・精製された組換えPr×蛋白質が酵素活 性を有することを提供する。また、ダニPrxに対する 抗体作製方法を提供する。さらにダニ組織標本における Pr x の局在を提供するとともに、ワクチン候補分子の プローブに用いられているウサギのダニ免疫血清との反 応性を提供する。

1 2 3



1

【特許請求の範囲】

【請求項1】配列番号1の塩基配列に含有される、Haem ophysalis longicornis ペルオキシレドキシンをコード する遺伝子。

【請求項2】配列番号2に記載されるアミノ酸配列から なる蛋白質をコードする遺伝子。

【請求項3】請求項1に記載の遺伝子を含有する、配列 番号1の塩基配列又はその相補鎖塩基配列からなる核酸 分子。

【請求項4】請求項1若しくは請求項2に記載の遺伝子10 又は請求項3に記載の核酸分子を含有する組換え体分 子。

【請求項5】請求項1若しくは請求項2に記載の遺伝子 又は請求項3に記載の核酸分子を含有するプラスミド発 現ベクター。

【請求項6】請求項1若しくは請求項2に記載の遺伝子 又は請求項3に記載の核酸分子を含有する組換え体ウイ ルス。

【請求項7】請求項1若しくは請求項2に記載の遺伝子 又は請求項3に記載の核酸分子を含有する組換え体細 胞。

【請求項8】請求項7に記載の組換え体細胞を培養する ことからなる、Haemaphysalis longicornisペルオキシ レドキシンの製造方法。

【請求項9】Haemaphysalis longicornisペルオキシレ ドキシンに対する抗体。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】本発明は、ダニ感染から家畜 を守る過程に関与する新規産物に関連する。本発明は、 ダニのペルオキシレドキシン (Prx) 蛋白質及び類似 物; すなわち、ダニPrx遺伝子(核酸分子) がコード する蛋白質;その蛋白質を抗原として用いて得られる抗 体(抗・ダニPrx抗体)、Prx活性を抑制する化合物 (抑制作用を有する化合物もしくは抑制物)に関連す る。

【0002】また、本発明には、ダニPrx蛋白質の取 得方法、核酸分子、抗体、抑制化合物も含まれる。さら に、本発明には、それら蛋白質、核酸分子、抗体及び抑 制化合物よりなる治療用化合物、同様に、ダニによる疾 40 病を防ぐことを目的として、治療用化合物を利用するこ ともふくまれる。

【0003】本発明は、ダニ駆除を目的とした上記化合 物の合成あるいは動物をダニ感染又はピロプラズマ病な どのダニ媒介性疾病から守るためのワクチン開発や治療 薬の開発に関する。

[0004]

【従来の技術】ダニ類によって動物・人に直接あるいは 間接的に甚大な被害がもたらされている。前者には咬着 と吸血による掻痒や失血、また吸血時の分泌唾液や腸内 50 ではこうした酸化作用を有するチオレドキシンペルオキ

容嘔吐によるアレルギー疾患やダニ麻痺の招来が知られ ている。後者にはウイルス、リケッチア、細菌、スピロ ヘータ、原虫及び線虫のなどによる様々の家畜でのその 関連疾病の損害は、国内はもとより海外でも莫大な額に のぼる。また、最近はダニ類によるいわゆる新興、再興 の人畜共通感染症の脅威が大きな社会問題になりつつあ

【0005】そのため、各国でダニ駆除を目的とした各 種制圧方法が取られており、その中心をなしているのが 有機リン、カーバメイド、ピレスロイド系あるいはマク ロライド系抗生物質などの薬剤の利用である。しかしな がら、薬剤の連続使用による、いわゆる薬剤耐性がいず れの薬剤に対しても確立され、殺ダニ効果の消失するも のも少なくない。さらに、薬剤の使用には常に動物への 副作用を考えなくはならず、同時に、食と環境の安全性 を脅かす薬物残留問題があり、消費者からの敬遠される 傾向にある。そのうえ、薬剤の使用には有効性や適用範 囲に加えて、膨大な開発コストの面からも限界が生じつ つあり、21世紀における人畜のダニ寄生と媒介性疾病の 20 被害を薬剤使用によって防ぐことは非常に難しい状況に ある。

【0006】ダニを含む吸血昆虫でも、ウイルスや細菌 感染症に見られるような宿主の再感染防御能の獲得が知 られており、古くから実験室段階で実証されている { Fu jisaki, Natl Inst Anim Health Q (Tokyo) 18:27-38(1 978) }。近年の遺伝子組換え技術の発達によって、その 感染防御抗原あるいは吸血昆虫に特有な変態関連酵素等 をコードする遺伝子クローニングや各国で精力的進めら れ、安全なワクチン蛋白質や化学療法剤の製造が試みら 30 れてきている。

【0007】しかしながら、実用化に至っているはWill dersen {Willadsen and Jongejan, Parasitol Today 1 5: 258-262, (1999) } らによって開発された1宿主性ダ 二のBoophilus microplusに対してのみで、日本を含め たアジア諸国やユーラシア大陸に広く分布し、ピロプラ ズマ症、Q熱、ウイルス性脳炎などの人畜共通感染症の 媒介者となっているHaemaphysalis longicornisに対し てはワクチン候補分子の探索段階であり早急なワクチン 開発とその実用化が強く望まれている。

【0008】抗酸化酵素には活性酸素や硫黄種の解毒作 用が知られ、これまでにカタラーゼ等が中心的役割を果 たしてきたが、最近の研究から、従来から知られてきた 作用機序とは異なる抗酸化作用を有するチオレドキシン ペルオキシダーゼが近年分離されている { Chae, et a I., Methods Enzymol 300: 219-226(1999) } 。

【0009】チオレドキシンペルオキシダーゼは以前に はチオール基特異的抗酸化物と呼ばれ、その作用機序は チオレドキシンを中間供与体として過酸化水素や脂質過 酸化物を還元することが分かってきている。また、近年

3

シダーゼ(TPx)やアルカリハイドロペルオキシド還元 酵素C(AhpC)などには、構成する蛋白質のアミノ配列に 高い相同性が認められることから一群をペルオキシレド キシン (Prx)と総称するようになってきている { Rhe e and Chae, Mol Cell 4:137-142(1994) } 。

【 0 0 1 0 】 これまでにPr x は植物から動物細胞に至 る生物種で分離されてきており、生物にとって欠かすこ とのできない重要な生理学的意義をもっているものと推 察されている { Baier and Dietzve, Plant Physiol 11 9:1407-1414,(1999); Chae and Rhee, Biofactors 4: 10 ミド発現ベクター、組換え体ウイルス及び組換え体細胞 177-180(1994); McGonigle et al., Parasitol Today1 4: 139-145, (1998)。また、愛玩小動物でもっと被害 の大きい寄生虫病である犬糸状虫症では、Prx蛋白質 が遺伝子組換え技術を応用したワクチンの候補分子とし て上げられている { Klimowski et al., Mol Biochem Pa rasitol 90: 297-306(1997) } 。

[0011]

【発明が解決しようとする課題】本発明は、ダニの駆除 及びダニ感染から家畜を守るための化合物の合成を提供 し、様々な人畜共通のダニ媒介性疾病の防除法を提供す 20 ることを目的とするものである。

[0012]

【課題を解決するための手段】即ち、本発明は、配列番 号1の塩基配列に含有されるHaemophysalis longicornis ペルオキシレドキシンをコードする遺伝子、該遺伝子 を含有する配列番号1の塩基配列又はその相補鎖塩基配 列からなる核酸分子(DNA)に係る。又、本発明は、 配列番号2に記載されるアミノ酸配列からなる蛋白質を コードする遺伝子に係る。

【0013】更に、本発明は、上記遺伝子又は核酸分子30 を含有する組換え体分子、上記遺伝子又は核酸分子を含 有するプラスミド発現ベクター、上記遺伝子又は核酸分 子を含有する組換え体ウイルス、及び、上記遺伝子又は 核酸分子を含有する組換え体細胞に係る。

【0014】更に、本発明は、該組換え体細胞を培養す ることからなる、Haemaphysalis longicornis ペルオキ シレドキシンの製造方法に係る。

【0015】更に、本発明は、Haemaphysalis longicor nis ペルオキシレドキシンに対するポリクローナル又は モノクローナル等の抗体に係る。

[0016]

【発明の実施の形態】本発明の具体例として、Haemaphy salis longicornis Pr x遺伝子とハイブリダイズする ことができる分離した核酸分子を挙げることができる。 すなわち、核酸分子はチオレドキンペルオキシダーゼと して確認されている。更に、該遺伝子又はそれを含有す る塩基配列の相補鎖塩基配列からなる核酸分子も含まれ る。

【0017】更に、本発明には、配列番号1に記載され た塩基配列と適当なストリンジェントな条件下でハイブ 50

リダイズし、且つ、Haemaphysalis longicornis Pr x 活性を有する蛋白質をコードする核酸分子が含まれる。 又、配列番号2に記載されたアミノ酸配列において、1 若しくは数個のアミノ酸が欠失、置換又は付加されたア ミノ酸配列からなり、且つ、Haemaphysalis longicorni s Pr x活性を有する蛋白質をコードする核酸分子が含 まれる。

【0018】また、本発明には、組換え体分子、即ち、 本発明で分離したPrx遺伝子を含む核酸分子、プラス も含まれる。これらは、当該技術分野のおける任意の公 知方法によって、当業者が容易に製造することが出来 る。組換え体細胞としては、大腸菌のような原核細胞、 動物細胞のような真核細胞が含まれる。

【0019】本発明には、さらにダニPrx蛋白質類似 物も含まれる。ダニPrx蛋白質と選択的に結合する分 離蛋白質、例えば、ダニPrx蛋白質の抑制化合物、及 びモノクローナル及びポリクローナル等の各種抗体、並 びにそれらの利用が含まれる。これらの類似物、抗体、 及び抑制化合物は、当該技術分野のおける任意の公知方 法によって、当業者が容易に製造することが出来る。

【0020】また、本発明の他の態様として、ダニPr x活性を抑制する化合物を同定する方法も含まれる。更 に、本発明にはダニPrx活性を抑制する化合物を同定 するテストキットも含まれる。そのキットにはPrx活 性を持つダニPrx蛋白質及びインヒビター(抑制化合 物)の存在下におけるPrx活性の抑制評価を検討する 手段も含まれる。ここで、インヒビターとは、天然物あ るいは核酸技術もしくは化学合成によって人工的にから 製造されたものも含まれる。

【0021】また、本発明の他の態様には、ダニ媒介性 の疾病から動物を守ることに利用できる治療的化合物も 含まれる。例えば、その化合物には以下に列挙する防御 化合物の単一あるいは複数が含まれる。分離したダニP r×蛋白質あるいはその類似物;分離したダニPr×核 酸分子;ダニPrx蛋白質に選択的に結合する分離抗 体;ダニPrx活性を抑制することによって同定されたP rx蛋白質活性のインヒビター。

[0022]

【実施例】以下、実施例により本発明をさらに具体的に 説明する。本発明の実施にあたっては、各種分子生物 学、ダニ学、節足動物学、免疫学及び生化学の分野で公 知の技術を用いた。これらの技術は、Sambrook et al., 1989, Molecular Cloning, A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor Laboratory Pressやその関連書を参考 にした。DNA解析ソフトはMacVector[™] (コダック 社)及びGENETYX (ソフトウエアー開発社)を使用した。 【0023】尚、本発明の技術的範囲はこれら実施例に 限定されるものではない。

【実施例1】H. longicornis ペルオキシレドキシン塩

基配列の分離及び決定

Haemaphysalis longicornis 岡山株 {Fujisaki et al N atl Inst Anim HealthQ (Tokyo) 16,122-128, (1976)} の成ダニよりTotal RNA Isolation Kit(プロメガ社)を 用い、メーカーの推奨する方法に則り、RNAを抽出し た。抽出したRNAからmRNA Isolation Kit (プロメガ 社)を用い、メーカーの推奨する方法に従いpoly-RNA を精製した。Time Saver cDNA 合成キット (ファルマシ ア社)を用い、メーカーの推奨する方法に従い、二本鎖 c DNAを合成した。PCR反応によりダニPrxのコード 10 領域の断片を得るためにこれまでに報告されているGenB ank[™]データベース上 (Human, accession no. Q0683 0; Mouse, P35700; Plasmodium falcipum, O. volvulu s, AF029247; D. immitis, AF004167) の各種生物種Pr ×の塩基配列に保存されている領域から2つのプライマ ーを作製した。TPVCPTTEL及びATTGRNFDのアミノ酸配列 に対するP1: (5'-ACY CCV GTK TGY ACY ACW GAR CTT-3';配列番号3)及びP2 (5'-ATC CCV GTK TGY ACY AC W GAR CTT-3';配列番号4)をそれぞれ作製した。コー ド領域の断片を増幅するPCR反応は次に示す条件で行っ た。50 μ l の反応液〔1 ngダニ c DNA、1 μ MP1プライ マー、1 μ MP2プライマー、10m M Tris-HCL(pH8. 3), 50mM KCI, 1.5mM MgCl $_{\scriptscriptstyle 2}$, 2.5U AmpliTaq DNA poly merase(プロメガ社)〕を調製し、DNA Thermal Cycler (Perkin Elmer Cetus社)を用いて、95 にて30秒間、 50 にて30秒間、72 にて2分間の反応を35サイクルで 実施した。

【0024】反応液は0.8%アガロースにアプライし電気 泳動を行なった後、増幅された約0.4kbのDNA断片をアガ ロースからDNA精製キット(キアゲン社)を用いてDWに 30 hnology Information のBLASTサーチを実施したとこ 回収した。直ちにTAクローニングベクター(インビトロ ーゲン社)にメーカーの推奨する方法に従ってDNA断片 を挿入し、INV F'プラスミドの形質転換を行い、X-Ga I(ナカライ社)を含むL-ampプレートに蒔き、白色のコ ロニーを選択することによりアンピシリン耐性で、 ラクトシダーゼ欠損のコロニーを選択した。

【0025】選択したコロニーをL-amp培地で培養し、 アルカリ溶菌法により調製した組換え体プラスミドDN A をM13Reverse及びForwardプライマー(アプライドバ イオシステム社)を用い、Dye-terminater Sequencing 40 3'; 下線部はXhol サイトを示す; 配列番号5)とアン 法(アプライドバイオシステム社テクニカルマニュア ル)によりメーカーの推奨する方法に従い反応させ、反 応産物をDNA sequencer Model 370A (version 1.30、ア プライドバイオシステム社)を用いて分析し塩基配列を 決定した。

【 0 0 2 6 】その結果、増幅されたDNA断片にはP1及びP 2の塩基配列が確認され、塩基配列から予想されるアミ ノ酸配列は、プライマーを構築する際に使用したアミノ 酸配列と一致することが確認された。そこで、完全長の ダニPrxcDNAクローンを得るために、上記で得られた50

塩基配列をもとに5 ' 及び3 ' を得るためのプラマーP3: ATCATTGCCGATGAGAAGCG(配列番号5)及びP4:CTCGCGCTTCTC ATCGGCAATGAT (配列番号6)をそれぞれ設計した。5'DN A断片は ZapII ベクター(ストラータジーン社)で作 製したH. longicornis成ダニ cDNA ライブラリーをテン プレートにして次に示す条件でPCR反応を行った。50µ 1の反応液〔ダニ c DNAライブラリー、1μMT3プライ マー、1 μ MP3プライマー、10m M Tris-HCL(pH8. 3), 50mM KCI, 1.5mM MgCl, 2.5U AmpliTaq DNA poly merase (プロメガ社)〕を調製し、DNA Thermal Cycler (Perkin Elmer Cetus社)を用いて、95 にて30秒間、 55 にて30秒間、72 にて2分間の反応を35サイクルで 実施した。また、3'DNA断片のついては同一PCR反応条 件下でプライマーをP4及びT7に代えて行った。いずれも PCR産物もTAクローニングベクター(インビトローゲン 社)にメーカーの推奨する方法に従ってDNA断片を挿入 し、上記の方法に従って塩基配列を決定した。その結 果、5'には非翻訳領域に続きATGの開始コドンが、また 3'には真核生物に存在するポリアデニレーションを備 20 えた全長939bpからなるcDNAを得ることができ た。翻訳領域から予想される蛋白質は222残基のアミ ノ酸からなる推定分子量26,525 k Da、等電点5.6であっ た。GENETYX-MAC[™]のコンピューター解析によってPr ×に保存されているアミノ酸配列のPVCTが47-50番目に 確認された。第49番目にあるシスティン配列はPrx の酵素活性部位と考えている。また、ゲノム上での存在 を確認するため、サザンブロット解析を行ったところ、 分離した遺伝子は単一コピーで存在することがわかっ た。分離したコード領域をNational Center for Biotec ろ、これまでに報告されている1-CysタイプのPrxと 高い相同性を有することが確認された。

[0027]

【実施例2】組換え体蛋白質を発現させるベクター構築 のためのH. longicornis 成虫cDNAからのPr x遺伝子の 分離及び増幅、組換え体分子及び組換え体細胞の作出 ダニPrxを上記方法によって入手したH. longicornis 成虫cDNAをテンプレートにしてセンスプライマー(5'-CCG AGC TCG AGA ATG CCT CCC TTG AAC CTC GGC GAC-チセンスプライマー(5 '-CCA TAT GGT ACC TCA ATC CAT GGT GGT GCG AAG-3';下線部はKpnI サイトを示す; 配列番号6)を用いたPCR反応にて増幅した。

【 0 0 2 8 】 PCR反応は50 µ 1 の反応液〔 1 ngダニ c DN A、1 μ Mセンス及び1 μ Mアンチセンスプライマー、1 Om M Tris-HCL(pH8.3), 50mM KCI, 1.5mM MgCl₂, 2. 5U AmpliTaq DNA polymerase (プロメガ社)〕を調製 し、DNA Thermal Cycler (Perkin Elmer Cetus社)を用 いて、95 にて30秒間、55 にて30秒間、72 にて2分 間の反応を35サイクルで実施した。増幅したPCR産物は

7

ゲル電気泳動を行い、増幅したDNA断片をDNA精製キット (キアゲン社)を用いて蒸留水中に回収し、回収液を制 限酵素XhoI及びKpnIで3時間酵素処理した。プラスミド 発現ベクターである p TrcHis発現ベクター(インビトロ ーゲン社)も挿入断片と同様に制限酵素Xhol及びKpnlで 3時間酵素処理した。制限酵素処理した挿入断片及びべ クターをDNAライゲーションキット(宝酒造社)を用い てメーカーの推奨する方法に従ってDNA断片を挿入し、 大腸菌Top10を用いて形質転換を行い、L-ampプレートに 蒔き白色のコロニーからダニPrxコード領域の挿入さ 10 チオレドキシンペルオキダーゼの酵素活性は、Mixed fu れたクローンを選択した。

[0029]

【実施例3】<u>大腸菌における本発明のダニPrx蛋白質</u> の作出及<u>び、作出した蛋白質の性状</u>

形質転換した大腸菌を37 でアンピシリンを含んだSO B液で培養し、培養後SOB液のODgoo0.5に到達した時点で 1mMのIPTGを添加し、さらに4時間培養を続けた。経時 的に産生される蛋白産生の変化は12.5%SDS-ポリアクリ ルアミドゲルで電気泳動 { Laemmli, et al., Nature 22 7:680-685(1970)} を実施した後、クマーシー染色で確 20 されることが確認された。これによって、精製したPr 認した。その結果、約30k Da付近に組換え蛋白質の産生 が認められ。また、同様に実施した電気泳動のゲルをニ トロセルロース膜(アマシャム社)に電気的に転写し た。転写後、膜を5%スキムミルクで30分間ブロッキ ングし、次いで、TBSで10,000倍に希釈されたアルカリ ホスファターゼ標識されたT7モノクローナル抗体(ノバ ーゲン社)と1時間反応させた。TBSTで洗浄した後、結 合した蛋白質を基質NBT/BCIP(ギブコBRL社)を用いて 可視化した。その結果、このウエスタンブロット解析に よって約30kDa付近に確認された組換え蛋白質と反応す 30 ることが認められ、組換え蛋白質に(His)。が付加され ていることが確認された。

[0030]

【実施例4】大腸菌からのダニPrx組換え体蛋白質の 精製、及び精製したHIPrx組換え体蛋白質に対する抗体 作製

ダニPrxの組換え蛋白質はメタルキレートクロマトグ ラフィー(インビトローゲン)を用いてメーカーの推奨 するイミダゾール溶出法によって精製した { Tsuji et a I., Mol Biochem Parasitol 97: 69-79(1998) }。溶出 された蛋白質はCentrisart I (ザルトリウス社, cut of f 10,000 MW) を用いて濃縮し、Slide-A-Lyzer™ Dialy sis Cassette (ピアス社)を用いてリン酸緩衝食塩液中 にて透析を行った。この精製したダニPr×組換え体蛋 白質は以下の抗体作製、酵素活性の検討、ウサギ免疫血 清との反応性の検討に使用した。

【 0 0 3 1 】ダニPr ×組換え体蛋白質に対するポリク ローナル抗体はマウスを用いて以下のように作製した {Tsuji et al., Mol Biochem Parasitol 97: 69-79, (1998)}。精製したPr×組換え蛋白質50μgをTiterMax 50 育ステージで発現されていることが確認された。

Gold[™] (シンテックス社)ととも皮下接種し、4週間後 再度同量を接種した。再投与後2週間に採血を行い、血 清を-20 に保存した。Pr×組換え蛋白質を用いたウエ スタンブロット解析によって、作製されたマウスPrx 組換え蛋白質免疫血清は、30kDa付近のPr×組換え蛋白 質と強く反応することが確認された(図1)。

[0032]

【実施例5】精製したPrx組換え蛋白質の酵素活性の 性状

nction oxidase(MFO)systemによるDNA分割がPrxの活 性型によって不活化されることを利用したアッセイ系に て調べた {Lim et al., Biochem Biophys Res Commun 192: 273-280,(1993)}。すなわち、精製したPr x 組換 え蛋白質の存在下でスパーコイル型のプラスミドDNAの p UC18がチオール/Fe³+/0²-を含む酸化反応よりなるMF0 systemに暴露されことで活性を調べた。この系の利用 によって、精製したPr×組換え蛋白質の約50μg/mlで プラスミドへの切れ込み (ニック型プラスミド)が阻止 ×組換え蛋白質には酵素活性を保持されていると同時 に、実施例1で取得した塩基配列がダニのチオレドキシ ンペルオキダーゼをコードする遺伝子であることが判明 した。

[0033]

【実施例6】<u>イムノブロット法によるネイティブ(天然</u> <u>型) Pr x の同定の性状</u>

実施例4で作製したマウスPr×組換え蛋白質免疫血清 を用いて、H. longicornis成ダニ蛋白質抽出液の二次元 /ウエスタンブロット法 { Tsuji and Fujisaki, K. Paras itology 109 643-648(1994)} を行った。一次元目はア ンホラインの pH3.5-10(ファルマシア社)を用いた非平 衡化 p H勾配ゲルで成ダニ抽出蛋白液50 μ gを分離し、次 いで2次元目は4-20%のグラジエントゲルを用いたSDS-PAGE { Laemmli, et al., Nature 227:680-685(1970) } で分離した。分離した蛋白質は、定法に従いニトロセル ロース膜(アマシャム社)に転写した。転写後、膜を5 %スキムミルクで30分間ブロッキングし、次いで、TB Sで1,000に希釈されたマウスPr×組換え蛋白質免疫血 40 清と1時間反応させた。TBSTで洗浄したのち、免疫血清 と結合した蛋白質を検出するために、アルカリホスファ ターゼ標識されたマウス-IgG2次抗体(カッペル社)と 1時間反応させ、結合した蛋白質を基質NBT/BCIP(ギブ コBRL社)を用いて可視化した。その結果、マウス血清 と反応する約26 k Da、 p I 5.8のスポットが確認され、 成ダニ抽出蛋白液中の天然型Prxが同定できた。ま た、H. longicornis虫卵、幼ダニ及び若ダニを用いたと ころ、同様の結果が得られた。なお、交差反応は認めら れなかった。これらのことから、ダニPrxは全ての発

[0034]

【実施例7】<u>成ダニに組織標本における天然型Prxの</u> 局在

9

成ダニにおける天然型Prxの組織局在を以下に示す免 疫組織化学染色で検討した。H. longicornis成ダニを4 %パラホルムアルデヒド(ナカライ社)を含むリン酸緩 衝液pH7.2で一夜固定した。固定したダニは定法に従 い、脱水及びパラフィン包埋を行い、ミクロトムにてダ 二横断面の薄切標本を作製した。スライドガラス上の薄 切標本は定法に従い脱パラフィンを行い、濃度の異なっ 10 ウエスタンブロット法を用いてPr×組換え体蛋白質に たなアルコール系列を通過し、PBS中に静置した。スラ イドガラスは内在性ペルオキシダーゼを除去するために 10%メタノールを含むPBSで作製した0.3%過酸化水素液 でブロックした。次いで10%山羊血清(和光純薬社)で 1時間ブロックした。実施例4で取得したマウスPrx 組換え蛋白質免疫血清をPBSで40倍に希釈し、スライ ドガラス上に滴下し、4 にて一夜反応させた。反応 後、PBSで十分に洗浄した後、ペルオキシダーゼ標識さ れたマウス-IgG2次抗体(カッペル社)を反応させ、基 質3', 3'-diaminobenzidine tetrahydrochloride { (Sigma Fast[™] DAB setDAB (シグマ社) } によって可 視化した。発色の終了したスライドガラスは定法に従い 脱水し、カーバーガラスを覆い顕微鏡下で観察した。 【0035】その結果、天然型Prxが大量に発現する

ことを示す強陽性の組織は、主として唾液腺で確認さ *

配列番号:1 配列の長さ:939 配列の型:核酸 鎖の数:二本鎖 トポロジー:直鎖上 配列の種類: c DNA

起源:ダニ

生物種:Haemaphysalis longicornis

株名:岡山株

直接の起源:チオレドキシンペルオキダーゼ c DNA遺伝子

配列の特徴:HIPrx 配列を決定した方法:E

1 AATTCGGCACGAGTACGCCCCTGCGCGCTCGTCT GCAGTGAGCTCGCTTAATCGACGGTGTGTTCTTTC

CGCTTTCTGAAACTACCCAGGCGCAAAGAA 101 GATGCCTCCCTTGAACCTCGGCGACCCCTTCC CCAACTTCACGTGCGAGACAACCGTCGGCACGATC

ACTTTCACCAGTGGCTGGGAGACTCATGGGGC 201 ATCCTGTTCTCTCACCCGGCTGACTACACTAC CCCGGTGTGCACCACAGAGCTTGCCCGAGCCGCCC

G

GCTGGCGCATGTCTTCGCGCAGAAGGGCGTCA 301 AAATCATCGCCCTGTCATGCGACAGCGTCGAC AGTCACCACGGTTGGATCAAGGACATCGAAGCCTT

*れ、唾液腺構成細胞の中のタイプロ及び111腺房で発現 していることが認められた。また、腺房管でも反応が確 認された。さらに、陽性部位はマルピーギ管の細胞周囲 でも認められら、中心神経小体の一部との反応も確認さ れた。その他の組織、たとえば気管、筋肉、クチクラ、 脂肪組織及び生殖器官での発現は確認されなかった。

10

[0036]

【実施例8】本発明におけるPrx組換え体蛋白質に対 する免疫血清の反応性

対するウサギ免疫血清との反応性を検討した。その結 果、Pr×組換え体蛋白質はウサギで作製したダニ免疫 血清を強く反応することが確認された(図2)。このこ とから、Pr×組換え体蛋白質はダニワクチン候補分子 の1つであることが示された。なお、免疫前のウサギ血 清とPr×組換え体蛋白質との反応は認められなかっ た。

[0037]

【発明の効果】本発明は、ダニおけるPrx蛋白質の発 20 見に基づくものである。本発明のダニPrx蛋白質及び 核酸は、ダニワクチンあるいは抗ダニ剤の新規ターゲッ トに利用できる。本発明は、Prx活性をに基づくダニ の生理学的機能抑制に利用できるものである。

[0038]

【配列表】

Τ

601 TGGTGACCGAGACCAGGAAGGTGGCAACTCCC GCTGGTTGGAAGAAAGGGACTCCCTGCATGGTCCT

G

CCATCCGTTACAGAGGAGGAGGATTCCGAAGTT
701 GTTCCCCACAGGTATCAAGCAGTACGATGTGC
CTTCCGGGAAGAAGTACCTTCGCACCACCATGGAT

Τ

GAGTGGTGGCTCTGCAAAGACGCACCGGCTGG 801 CGGCTTCATCCCGGATCCTTGTGCTTCCTACA CACAGCTGACATGCTTATGACGGTGTGGCAGTTTC

TGTTTAACTGGAACATTTATTATGCATACATT
901 AATAAAGTAAATTTTTTTGACCAAAAAAAAAAA

AAAAAAA 配列番号:2 配列の長さ:222 配列の型:アミノ酸 トポロジー:直鎖上 配列の種類:アミノ酸

起源:ダニ

生物種:Haemaphysalis longicornis

株名:岡山株

直接の起源:チオレドキシンペルオキダーゼ c DNA遺伝子

配列を決定した方法:E

配列

MPPLNLGDPFPNFTCETTVGTIDFHQWLGDSWGIL

FSHPADYTTPVCTTE 50

LARAAQLAHVFAQKGVKIIALSCDSVDSHHGWIKD

IEAFGELPDGPFPYP 100

I I ADEKRE I AVKLGMLDPVEKDKEGLPLTCRAVF I

IGPDKKMKLSMLYPA 150

TTGRNFDEVLRATDSLLVTETRKVATPAGWKKGTP

CMVLPSVTEEEIPKL 200

FPTGIKQYDVPSGKKYLRTTMD 222

配列番号:3 配列の長さ:24 配列の型:核酸 鎖の数:一本鎖 トポロジー:直鎖上 配列の種類:合成DNA

起源:ダニ

生物種:Haemaphysalis longicornis

株名:岡山株

直接の起源:チオレドキシンペルオキダーゼcDNA遺伝子

配列の特徴:P1 配列を決定した方法:E

配列

ACY CCV GTK TGY ACY ACW GAR CTT

配列番号:4 配列の長さ:24 配列の型:核酸 鎖の数:一本鎖 トポロジー:直鎖上 ATC CCV GTK TGY ACY ACW GAR CTT

配列番号:5 配列の長さ:24 配列の型:核酸 鎖の数:一本鎖 トポロジー:直鎖上 配列の種類:合成DNA

起源:ダニ

生物種:Haemaphysalis longicornis

株名:岡山株

直接の起源:チオレドキシンペルオキダーゼ c DNA遺伝子

配列の特徴:P3 配列を決定した方法:E

配列

ATC ATT GCC GAT GAG AAG CGC GAG

配列番号:6 配列の長さ:24 配列の型:核酸 鎖の数:一本鎖 トポロジー:直鎖上 配列の種類:合成DNA

起源:ダニ

生物種:Haemaphysalis longicornis

株名:岡山株

直接の起源:チオレドキシンペルオキダーゼcDNA遺伝子

配列の特徴:P4 配列を決定した方法:E

配列

CTC GCG CTT CTC ATC GGC AAT GAT

配列番号:7 配列の長さ:36 配列の型:核酸 鎖の数:一本鎖 トポロジー:直鎖上 配列の種類:合成DNA

起源:ダニ

生物種:Haemaphysalis longicornis

株名:岡山株

直接の起源:チオレドキシンペルオキダーゼcDNA遺伝子

配列の特徴:P5 配列を決定した方法:E

配列

CCG AGC TCG AGA ATG CCT CCC TTG AAC CTC

GGC GAC 配列番号:8 配列の長さ:33 配列の型:核酸

鎖の数:一本鎖 トポロジー:直鎖上 配列の種類:合成DNA

起源:ダニ

生物種:Haemaphysalis longicornis

株名:岡山株

直接の起源:チオレドキシンペルオキダーゼcDNA遺伝子

配列の特徴:P6 配列を決定した方法:E

配列

CCA TAT GGT ACC TCA ATC CAT GGT GGT GCG

12

【図面の簡単な説明AAG

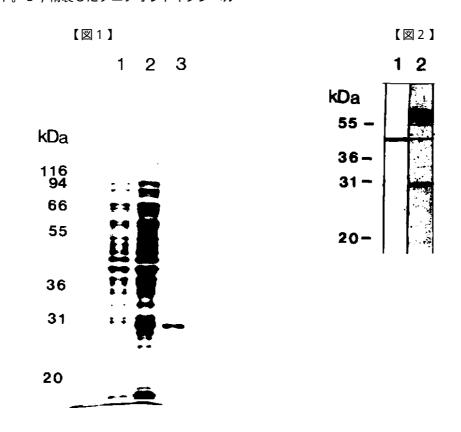
【図1】本発明の発現生成物であるダニのチオレドキシンペルオキダーゼを示す電気泳動図。

レーン1;発現前の大腸菌ライセート。2;発現後の大腸菌ライセート。3;精製したダニチオレドキシンペル*

*オキダーゼ

【図2】ダニのチオレドキシンペルオキダーゼとウサギのダニ免疫血清との反応性。

レーン1;免疫前血清。レーン2;免疫血清。



フロントページの続き

(51) Int .CI . 7		識別記 号	FΙ	テーマコード(参考)
C 1 2 N	5/10		C 1 2 N 9/08	
	7/00		C 1 2 P 21/08	
	9/08		G 0 1 N 33/53	В
	15/02		C 1 2 R 1:19)	
C 1 2 P	21/08		(C12N 7/00	
G 0 1 N	33/53		C 1 2 R 1:93)	
//(C12N	15/09	ZNA	C 1 2 N 15/00 Z	ZNAA
C 1 2 R	1:19)		5/00	Α
(C12N	7/00		15/00	С
C 1 2 R	1:93)		C 1 2 R 1:19)	

Fターム(参考) 4B024 AA01 AA11 BA08 BA41 BA61

CA04 CA11 DA02 DA06 EA04

GA03 GA11 HA03 HA15

4B050 CC01 CC03 CC05 DD11 FF09E

LL01 LL03

4B064 AG27 CA10 CA20 CC24 DA01

DA13

4B065 AA26X AA90Y AB01 AB04

BA02 BA08 BA24 CA25 CA28

CA45 CA46

4H045 AA11 BA10 CA50 DA76 DA89

EA31 EA50 FA72 FA74



专利名称(译)	螨过氧化物酶及编码其的核酸分子	及其用途		
公开(公告)号	<u>JP2002010785A</u>	公开(公告)日	2002-01-15	
申请号	JP2000196620	申请日	2000-06-29	
[标]申请(专利权)人(译)	拜尔公司			
申请(专利权)人(译)	拜耳公司			
[标]发明人	辻尚利 藤崎幸蔵 神尾次彦			
发明人	辻 尚利 藤崎 幸蔵 神尾 次彦			
IPC分类号	G01N33/53 C07K16/18 C12N1/15 C12N1/19 C12N1/21 C12N5/10 C12N7/00 C12N9/08 C12N15/02 C12N15/09 C12P21/08 C12R1/19 C12R1/93			
FI分类号	C07K16/18 C12N1/15 C12N1/19 C12N1/21 C12N7/00 C12N9/08 C12P21/08 G01N33/53.B C12R1/19 C12R1/93 C12N15/00.ZNA.A C12N5/00.A C12N15/00.C C12N15/00.A C12N15/00.AZN.A C12N5/00. 101 C12N5/16 C12N7/01			
F-TERM分类号	/DA02 4B024/DA06 4B024/EA04 4 4B050/CC03 4B050/CC05 4B050/ /CA10 4B064/CA20 4B064/CC24 4 4B065/AB04 4B065/BA02 4B065/E	B024/GA03 4B024/GA11 4B02 DD11 4B050/FF09E 4B050/LL0 B064/DA01 4B064/DA13 4B06 BA08 4B065/BA24 4B065/CA25	1 4B024/CA04 4B024/CA11 4B024 24/HA03 4B024/HA15 4B050/CC01 01 4B050/LL03 4B064/AG27 4B064 65/AA26X 4B065/AA90Y 4B065/AB01 5 4B065/CA28 4B065/CA45 4B065 45/DA89 4H045/EA31 4H045/EA50	
代理人(译)	阿部正弘			
外部链接	Espacenet			
摘要(译)			1 2 3	

摘要(译)

要解决的问题:通过提供一种控制s虫和保护牲畜免受tick虫感染的化合 物,提供一种控制各种人类和动物常见的tick传播疾病的方法。 本发明以 tick为单位分离并提供了编码过氧化物酶(Prx)的基因。 此外,提供了 将蛋白质编码区插入蛋白质表达质粒载体中,并且由用该载体转化的重 组细胞产生和纯化的重组Prx蛋白质具有酶活性。 还提供了一种生产抗壁 虱Prx的抗体的方法。 此外,它还提供了Prx在螨组织样品中的定位以及 与用作疫苗候选分子探针的兔螨免疫血清的反应性。

