

厚生労働科学研究費補助金
化学物質リスク研究事業

化学物質の経気道暴露による毒性評価の迅速化、
定量化、高精度化に関する研究
-シックハウス症候群を考慮した不定愁訴の分子実態の把握と
情動認知行動影響を包含する新評価体系の確立-
(H26-化学-一般-001)

平成 26 年度 ~ 28 年度 総合研究報告書

研究代表者 北嶋 聡

平成 29(2017)年 3 月

厚生労働科学研究費補助金
化学物質リスク研究事業

化学物質の経気道暴露による毒性評価の迅速化、
定量化、高精度化に関する研究
-シックハウス症候群を考慮した不定愁訴の分子実態の把握と
情動認知行動影響を包含する新評価体系の確立-
(H26-化学-一般-001)

平成 26 年度～28 年度 総合研究報告書

研究代表者 北嶋 聡

平成 29 (2017) 年 3 月

目 次

・ 総合研究報告書（別添 3）	
化学物質の経気道暴露による毒性評価の迅速化、定量化、高精度化に関する研究	
- シックハウス症候群を考慮した不定愁訴の分子実態の把握と	
情動認知行動影響を包含する新評価体系の確立 -	
北嶋 聡	・・・・・・・・ 1
資料：委託研究報告書及び平成 26 年度～28 年度総合研究報告書 分担研究報告書	
1. 委託研究報告書：マウスを用いた極低濃度暴露実験	・・・・・・・・ 18
2. シックハウス症候群レベルの極低濃度吸入暴露実験の実施	
北嶋 聡	・・・・・・・・ 208
3. 人への外挿にかかわる臨床的解析、及びヒト気道上皮細胞系による毒性応答メカニズムの研究	
慶長 直人	・・・・・・・・ 227
4. 吸入暴露影響の脳を含む網羅的遺伝子発現解析、多臓器連関、インフォマティクス解析	
菅野 純	・・・・・・・・ 239
5. 吸入暴露影響の情動認知行動解析と神経科学的物証の収集	
種村 健太郎	・・・・・・・・ 255
II . 研究成果の刊行に関する一覧表（別添 4）	・・・・・・・・ 262
III . 研究成果の刊行物・別刷（別添 5）	・・・・・・・・ 266

I. 総合研究報告書

厚生労働科学研究補助金（化学物質リスク研究事業）

化学物質の経気道暴露による毒性評価の迅速化、定量化、高精度化に関する研究
－ シックハウス症候群を考慮した不定愁訴の分子実態の把握と
情動認知行動影響を包含する新評価体系の確立－（H26-化学-一般-001）

平成 26 年度～28 年度 総合研究報告書

研究代表者 北嶋 聡

国立医薬品食品衛生研究所・安全性生物試験研究センター・毒性部・室長

研究要旨

実験動物による吸入毒性試験において病理組織学的な病変を誘発する暴露濃度は、人のシックハウス症候群（SH）の指針濃度をはるかに超える濃度であることから、そこから得た毒性情報を人へ外挿することの困難さが指摘されてきた。これに対し、先行研究では平成 14 年「厚生労働省シックハウス問題に関する検討会」が掲げる物質をその指針値レベルでマウスに反復吸入暴露（7 日間）し、病理組織所見が得られない段階での遺伝子発現変動を Percellome トキシコゲノミクス法により測定し、肺、肝において化学物質固有及び共通のプロファイルを網羅的に捕えた。加えて、海馬に対し化学構造の異なる 3 物質が共通して神経活動抑制を示唆する遺伝子発現変化を誘発したことから、これが人の SH における「不定愁訴」の原因解明の手がかりとなる可能性が示された。

本研究は、反復暴露の結果の検証とその判定根拠の一般化を目指し、SH レベルでの単回暴露実験を実施し、同一個体の海馬、肺、肝の遺伝子発現変動を解析し海馬神経活動抑制の上流に位置する分子機序と肺・肝の関与の解明、情動認知行動解析と海馬における神経科学的物証の収集による中枢に対する有害性の実証データと、遺伝子発現変動データの突合による、遺伝子発現情報からの中枢影響に関する予見性の確認、を目的とする。この際、脳が高感受性期にある子どもの特性に配慮した幼児期暴露 - 遅発性影響も検討する。加えて、ヒト気道上皮細胞系を用いた *in vitro* 解析系の構築を実施し、ヒトへの外挿性の向上を計る。

平成 26 年度は、キシレン（指針値：0.2 ppm）及びパラジクロロベンゼン（指針値：0.04 ppm）、平成 27 年度はホルムアルデヒド（指針値：0.08 ppm）及びアセトアルデヒド（指針値：0.03 ppm）、平成 28 年度（今年度）はテトラデカン（指針値：0.04 ppm）について目標通りに SH レベル（キシレン：0、0.2、0.7、2.0 ppm、パラジクロロベンゼン：0、0.04、0.12、0.4 ppm、ホルムアルデヒド：0、0.1、0.3 及び 1.0 ppm、アセトアルデヒド：0、0.03、0.10 及び 0.3 ppm、テトラデカン：0、0.04、0.12 及び 0.40 ppm）での 2 時間単回吸入暴露を実施し（北嶋）、経時的に採取した海馬を含む臓器サンプルの遺伝子発現変動を網羅的に解析した（菅野）、5 物質に共通して海馬において、神経活動の指標となる Immediate early gene (IEG) の発現の抑制が、暴露 2 時間直後の時点で指針値レベルの濃度から観測され、その程度は先行研究での反復暴露（7 日間）と同等であり、海馬神経活動の抑制を示唆する所見も再確認された。この抑制は、その 2 時間後には回復していた。したがって、化学構造の異なる 5 物質に共通して、少なくとも暴露 2 時間以内に IEG を抑制する共通因子が海馬に影響を与える事が示唆された。ここで検出される IEG 抑制の機序として、肺或いは肝から二次的シグナルとして IL-1 が海馬に働く可能性が高いものと考えている。その理由は、肝・肺の連関解析から、6 時間/日×7 日間反復暴露時の肺において、IL1b 遺伝子の発現増加が、化学構造の異なる 3 物質（ホルムアルデヒド、キシレン、パラジクロロベンゼン）に共通して認められたためである。この 3 物質に加え、新たにテトラデカン（指針値：0.04 ppm）及びアセトアルデヒド（指針値：0.03 ppm）について SH レベル（テトラデカン：0、0.04、0.12 及び 0.40 ppm、アセトアルデヒド：0、0.03、0.10、0.30 ppm）での 6 時間/日×7 日間反復暴露時の肺について解析したところ、IL1b 遺伝子の有意な IL1b 遺伝

子の有意な発現増加を見だし、この事は、IL-1 が海馬に働く可能性を強く支持するものとする。平成 28 年度（今年度）、ホルムアルデヒドについて S H レベル(0 及び 1 ppm) の 7 日間反復吸入暴露の際の、IEG の転写を調節し得る候補分子 IL-1 の経時的な(4 時点) 血中濃度測定を ELISA 法により実施したところ(北嶋) 対照群においても検出限界(1.03 pg/mL) 以下であったため、今後、より高感度な測定を検討予定である。

加えて、平成 26 年度はキシレン(0、2.0 ppm: 2.0 ppm は指針値の 10 倍濃度)について、平成 27 年度はホルムアルデヒド(0、1.0 ppm: 1.0 ppm は指針値の 10 倍濃度)について、22 時間/日×7 日間反復暴露を成熟期のマウスに実施し(北嶋) 情動認知行動を 3 種類の試験により解析(種村)した結果、暴露終了日では、両物質に共通して空間-連想記憶及び音-連想記憶の低下が認められた。この事は、海馬に対する有害性を実証し、海馬での遺伝子発現変動データの予見性を確認したものとする。加えて、指針値の 10 倍濃度のキシレン(平成 26 年度)及びホルムアルデヒド(平成 27 年度)について、生後 2 週齢から 3 週齢時(幼若期)に 22 時間/日×7 日間反復暴露を実施し(北嶋) 成熟後 12 週齢時に情動認知行動解析を検討した結果(種村) キシレンでは音-連想記憶の低下が認められ、遅発性に情動認知行動に影響することが明らかとなり、生後脳発達への有害性が示唆された。ホルムアルデヒドについては、キシレンの場合と異なり、幼若期暴露の際に情動認知行動の遅発影響が認められなかった。ホルムアルデヒドについては、別途の実験において、マウス被毛への吸着が著しく、気流の弱い場合はほぼ完全に気中濃度がゼロになることを確認していることから、遅発影響が見られなかった原因として、母動物の被毛に吸着され、離乳前の仔マウスが母体の被毛に鼻面を埋めていたことにより、幼若動物に吸入されなかった可能性が考えられた。そこで平成 28 年度は、離乳後(4 週齢)の個別飼いによる、S H レベル(0、1.0 ppm: 1.0 ppm は指針値の 10 倍濃度)でのホルムアルデヒド 7 日間反復暴露を実施し(北嶋) 成熟後 12 週齢時に情動認知行動解析を検討したが(種村) 遅発影響は認められず、この理由として、幼若期影響として検討するには 4 週齢では遅すぎる事が考えられた。

人への外挿性向上を目指し、ヒト気道上皮細胞を用い、先行研究で見いだした微生物関連物質(polyI:C)とホルムアルデヒドとの IL-8 遺伝子の発現増強作用について、平成 26 年度は多種類のサイトカイン産生を測定する実験系を構築し、ホルムアルデヒド以外の 5 種類の関連化学物質(パラジクロロベンゼン、ダイアジノン、スチレン、テトラデカン及びフェノカルブ)について検討した結果、高濃度の適用により、同様な IL-8 発現増強傾向が認められ、また、高濃度のパラジクロロベンゼンにおいては、IL-1 遺伝子の発現増加が確認された。平成 27 年度は、キシレンとダイアジノンについて、polyI:C と化学物質との複合効果が IL-8 の産生以外にも認められるかについて検討したところ、キシレンの場合、炎症性疾患において単球および T 細胞の組織浸潤に関与するとされる MCP-1、及び好酸球性炎症に関与するケモカインとして知られる RANTES の産生増強効果が、微弱ではあるが認められたが、ダイアジノンの場合は効果が認められなかった。平成 28 年度は BEAS2B 細胞より、炎症応答が正常細胞により近いといわれる HBE1 細胞においても、先行研究で見いだした微生物関連物質(polyI:C)とホルムアルデヒドとの IL-8 遺伝子の発現増強作用を確認できた(慶長)。

本研究の成果として、新規物質について、それらが S H の原因物質として問題となった際に、少なくとも平成 14 年度の検討会が掲げる化学物質(ガス体 11 種)との生体影響の異同は、網羅的な遺伝子発現解析により高精度に判定可能となった。今後は、S H が疑われる物質に本手法を適用し、肺、肝、海馬の毒性関連性を検討するとともに、情動認知行動異常の分子機序に関わる共通因子の追加探索を行うことで、予測性の分子基盤を堅固なものとする。

研究分担者

慶長直人 公益財団法人・結核予防会
結核研究所 生体防御部
部長
菅野 純 国立医薬品食品衛生研究所
客員研究員
種村健太郎 東北大学大学院 農学研究科
動物生殖科学分野 教授

A．研究目的

実験動物による吸入毒性試験において病理組織学的な病変を誘発する暴露濃度は、人のシックハウス症候群（SH）の指針濃度をはるかに超える濃度であることから、そこから得た毒性情報を人へ外挿することの困難さが指摘されてきた。これに対し、先行研究では平成14年「厚生労働省シックハウス問題に関する検討会」が掲げる物質をその指針値レベルでマウスに反復吸入暴露（7日間）し、病理組織所見が得られない段階での遺伝子発現変動をPerceLLome トキシコゲノミクス法により測定し、肺、肝において化学物質固有及び共通のプロファイルを網羅的に捕えた。加えて、海馬に対し化学構造の異なる3物質が共通して神経活動抑制を示唆する遺伝子発現変化を誘発したことから、これが人のSHにおける「不定愁訴」の原因解明の手がかりとなる可能性が示された。

本研究は、反復暴露の結果の検証とその判定根拠の一般化を目指し、同一個体の海馬、肺、肝の遺伝子発現変動を解析し海馬神経活動抑制の上流に位置する分子機序と肺・肝の関与の解明、情動認知行動解析と海馬における神経科学的物証の収集による中枢に対する有害性の実証データと、遺伝子発現変動データの突合による、遺伝子発現情報からの中枢影響に関する予見性の確認、を目的とする。この際、脳が高感受性期にある子どもの特性に配慮した幼児期暴露 - 遅発性影響も検討する。加えて、ヒト気道上皮細胞系を用いた *in vitro* 解析系の構築を実施し、ヒトへの外挿性の向上を計る。

従来の吸入毒性試験では、病理組織学的変化が観測されないSHレベルの暴露の有害性を、規制に向けて検証することが困難であった。その様な極低濃度での有害性の検証を可能とす

るために、本研究が提示する試験系の整備が必要である。本研究では、人の「不定愁訴」に当たる脳機能所見が規制決定の毒性情報として採用されるための、バリデーションに耐える新評価体系を提案する。また、肺・肝影響との関連性を明らかにする。これにより、急増中の新規物質について、SHレベルの低濃度域での中枢影響を含む有害性を見落しなく検出可能な吸入毒性評価系の構築が期待される。尚、本法は従来法に比較し短期に少数の動物を使用し動物実験に関する3Rに資するとともに、化学物質に共通する分子機構の開示はカテゴリーアプローチの分子基盤を提供するもので、今後、国際的にも貢献する内容を有する。

B．研究方法

先行研究にて確立したSHレベルでの吸入暴露条件及び、肺・肝・脳における遺伝子発現経時データベースを基に、本研究では海馬での神経活動抑制が示唆されたホルムアルデヒド等3物質を主対象に、SHレベルでの暴露（成熟期及び幼若期）の後のマウス個体の高精度な情動認知行動解析の実施と海馬のタンパク発現変動などの神経科学的物証の収集を行う。これと並行し、上記3物質を含むシックハウス問題に関する検討会が掲げる物質につき、SHレベルでの単回暴露実験を実施し、同一個体の海馬、肺、肝の網羅的遺伝子発現プロファイルを取得し、多臓器連関の解析及びデータベース化を行う。独自開発になる教師無しクラスタ化法と既知機能クラスタ化法を基にしたインフォマティクス解析により予測システム機能の精度を継続的に向上させて行く。加えて、ヒト気道上皮細胞系を用いた *in vitro* 解析系の構築を実施し、ヒトへの外挿性の向上を計る。そこで研究班を次の4つの分担課題によって構成し研究を開始した。シックハウス症候群レベルの極低濃度吸入暴露実験の実施と研究の総括（北嶋）、人への外挿にかかわる臨床的解析、及びヒト気道上皮細胞系による毒性応答メカニズムの研究（慶長）、吸入暴露影響の脳を含む網羅的遺伝子発現解析、多臓器連関、インフォマティクス解析（菅野）及び、吸入暴露影響の情動認知行動解析と神経科学的物証の収集（種村）である。

平成 26 年度は、トキシコゲノミクスに向けてキシレン及びパラジクロロベンゼンについて、また情動認知行動解析に向けて指針値の 10 倍濃度のキシレンについて、極低濃度下で成熟期及び幼若期マウスに吸入暴露し検討した。平成 27 年度は、トキシコゲノミクスに向けてホルムアルデヒド及びアセトアルデヒドについて、また情動認知行動解析に向けて指針値の 10 倍濃度のホルムアルデヒドについて、極低濃度下で成熟期及び幼若期マウスに吸入暴露し検討した。平成 28 年度は、トキシコゲノミクスに向けてテトラデカンについて、また情動認知行動解析についてはホルムアルデヒドの幼若期暴露方法の再検討をおこない、離乳後（4 週齢）の個別飼いでの検討を実施した。以下に実験方法の概要を示す。

トキシコゲノミクスのための吸入暴露実験：12 週齢の雄性 C57BL/6J マウスを対象とした吸入暴露試験（4 用量、16 群構成、各群 3 匹）を、先行研究での暴露条件である 2 時間単回暴露（2、4、8、24 時間後に観測）及び、解析結果に応じて 22 時間/日 × 7 日間反復暴露（22、70、166、190 時間後に観測）を実施する。採取組織は、肺・肝・脳 4 部位（海馬、皮質、脳幹、小脳）とする。ホルムアルデヒド（formaldehyde；分子量：30.03、CAS No. 50-00-0）は先行研究と同じく、ホルムアルデヒド液 [ホルムアルデヒド 37.3%、メタノール 7.4%含有、ギ酸含量 0.04%以下]、和光純薬工業）を使用した。キシレン（xylene；分子量：106.2、CAS No. 1330-20-7、和光純薬工業）は先行研究と同じく、位置異性体である o-、m-、p- 体、及び、構造異性体であるエチルベンゼンの混合からなるキシレンを使用した。これは、特定の位置異性体のみを必要量用意することが困難であることと、実際のヒト暴露を想定すると市販の混合キシレンによる実験が不適切ではないとの判断による。パラジクロロベンゼン（paradichlorobenzene；分子量 147.0、CAS No. 106-46-7、和光純薬工業）、アセトアルデヒド（acetaldehyde；分子量 44.05、CAS No. 75-07-0、シグマ - アルドリッチ）及びテトラデカン（tetradecane；分子量 198.4、CAS No. 629-59-4、和光純薬工業）も先行研究と同じものを使用した。ガス発生方法は、先行研究で

の検討を基に、ホルムアルデヒド、キシレン及びテトラデカンはバブリングし気化させる方法、パラジクロロベンゼンは加熱昇華法、アセトアルデヒドはボンベガスを用いて行った。濃度検知は、捕集管を用いる方法で測定した。

評価システムの構築：吸入暴露後、得られたマウスの海馬を含む脳 4 部位、肺及び肝の mRNA サンプルにつき、当方が開発した Percellome 手法（遺伝子発現値の絶対化手法）を適用した網羅的遺伝子発現解析を行った。4 用量、4 時点の遺伝子発現情報をすでに開発済みの波面解析等を用いた教師無しクラスタリング解析を行い、脳・肺・肝の多臓器連関の解析及びインフォマティクス構築を進める。

遺伝子発現プロファイル生成：再現性、感度、用量相関性、全遺伝子発現の網羅性を考慮し、Affymetrix 社 GeneChip、Mouse Genome 430 2.0 を使用した。

吸入暴露影響の情動認知行動解析と神経科学的物証の収集：雄性マウス（成熟期[11 週齢]及び幼若期[2 週齢]）を対象とした 22 時間/日 × 7 日間反復吸入暴露（2 用量、6 群構成、各群 8 匹）を実施し、成熟期マウスの場合は、暴露終了日及び暴露 3 日後に、幼若期マウスの場合は成熟後（12 週齢時）に、オープンフィールド試験、明暗往来試験、条件付け学習記憶試験等からなる行動解析バッテリー試験を高精度に実施すると共に、脳における組織化学解析・タンパク発現解析により神経科学的物証の収集を行う。なお、幼若期（[2 週齢]）マウスは哺乳動物であるため、母マウスと共に群飼いににより吸入暴露を実施する。ただし、ホルムアルデヒドの幼若期吸入暴露の際、遅発影響が認められず、この原因として吸入暴露が不十分であった事が考えられ、幼若期暴露方法における課題が残った。すなわち母マウス同居下の群飼いににより、ホルムアルデヒドが被毛などに吸着してしまったことが考えられた。そこで、母マウスとの同居が不要で、個別飼いが可能となる条件下、できるだけ若齢である 4 週齢の雄性マウスを用いた検討（個別飼）も実施する。

ヒト気道上皮細胞系を用いた *in vitro* 解析実験：吸入暴露実験との対応を取りつつ、ヒト気道上皮細胞株 BEAS2B に加えて、ヒト気道上皮細胞株の中でも特に IL-17 の発現応答性が

良いと言われる株化細胞 HBE1 を浜松医科大学第二内科、藤澤朋幸先生より供与を受けて実験に用い、invitro 暴露解析実験を実施した。「刺激物質」は、外来性吸入粉塵や微生物を代表する物質として、自然免疫系が病原体（特にウイルス）を認識する際のレセプターの agonist として知られる Poly I:C (Sigma-Aldrich: P9582) を選択した。複合影響実験では、細胞株を 25cm² フラスコで培養し (5 × 10⁵ cells/flask)、90% confluent で、Poly I:C (10 µg/ml) 存在下、24 時間後にホルムアルデヒド (10 µM) を添加 3 時間後に細胞を回収し、遺伝子発現解析のための RT-PCR 及びシグナル伝達分子リン酸化検出のための western blotting に供した。培養上清に分泌される生理活性物質については、Bio-Plex サスペンションアレイシステム (Bio-Rad: Bio-Plex200) を用い、27 種類のサイトカイン等の生理活性物質 (IL-1, IL-1ra, IL-2, IL-4, IL-5, IL-6, IL-7, IL-8, IL-9, IL-10, IL-12(p70), IL-13, IL-15, IL-17, Eotaxin, FGF-2, G-CSF, GM-CSF, IFN-, IP-10, MCP-1, MIP-1, MIP-1, PDGF-BB, RANTES, TNF-, VEGF) を選択、同時測定を行う (27-plex Group、Bio-Rad: M50-0KCAFOY)。

IL-1 の経時的な血中濃度測定：ホルムアルデヒドについて、SH レベルの 22 時間/日 × 7 日間反復吸入暴露 (2 用量 [指針値の 10 倍濃度の 1 ppm、及び 0 ppm]、4 時点、各群 4 匹) の際に、心臓採血により得た血清について、IEG の転写を調節し得る候補分子である IL-1 の ELISA 法による測定を RayBiotech 社に委託し実施した (抗マウス IL-1 抗体は ELM-IL1b (RayBiotech 社) を使用)。採血の 4 時点は、22 時間/日 × 7 日間反復吸入暴露の際の組織サンプル採取のタイミングと同じく、暴露 22、70、166 及び 190 時間後であり、暴露 190 時間後は、暴露休止 24 時間後にあたる。

(倫理面への配慮)

動物実験の計画及び実施に際しては、科学的及び動物愛護的配慮を十分行い、所属の研究機関が定める動物実験に関する規定、指針を遵守した。

C . 研究結果

C- 1 : SH レベルの極低濃度吸入暴露実験の実施 (北嶋) :

平成 26 年度はキシレン (指針値 : 0.2 ppm) 及びパラジクロロベンゼン (指針値 : 0.04 ppm) について目標通りに極低濃度下 (キシレン : 0、0.2、0.7、2.0 ppm、パラジクロロベンゼン : 0、0.04、0.12、0.4 ppm) でのトキシコゲノミクスの為の 2 時間マウス単回吸入暴露実験 (4 用量、16 群構成、各群 3 匹) を実施した。加えて、キシレン (0、2.0 ppm) (2.0 ppm は指針値の 10 倍濃度) について、成熟期および幼若期マウスにおける情動認知行動解析の為の 22 時間/日 × 7 日間反復吸入暴露実験 (2 用量、6 群構成、各群 8 匹) を実施した。いずれの場合も、目標濃度に対し 96.5~111% の濃度で暴露できた。

平成 27 年度はホルムアルデヒド (指針値 : 0.08 ppm) 及びアセトアルデヒド (指針値 : 0.03 ppm) について目標通りに極低濃度下 (ホルムアルデヒド : 0、0.1、0.3 及び 1.0 ppm、アセトアルデヒド : 0、0.03、0.10 及び 0.3 ppm) でのトキシコゲノミクスの為の 2 時間マウス単回吸入暴露実験 (4 用量、16 群構成、各群 3 匹) を実施した。加えて、ホルムアルデヒド (0、1.0 ppm) (1.0 ppm は指針値の 10 倍濃度) について、成熟期および幼若期マウスにおける情動認知行動解析の為の 22 時間/日 × 7 日間反復吸入暴露実験 (2 用量、6 群構成、各群 8 匹) を実施した。ホルムアルデヒドの幼若期暴露の場合は 86.5% となったが、他はいずれの場合も、目標濃度に対し 96.6~105% の濃度で暴露できた。

平成 28 年度はテトラデカン (指針値 : 0.04 ppm) について目標通りに極低濃度下 (0、0.04、0.12 及び 0.40 ppm) でのトキシコゲノミクスの為の 2 時間マウス単回吸入暴露実験 4 用量、16 群構成、各群 3 匹) を実施した。また、ホルムアルデヒド (指針値 : 0.08 ppm) について、目標通りに極低濃度下 (0、1 ppm) での IL-1 の経時的な血中濃度測定のために、22 時間/日 × 7 日間反復暴露 (2 用量、8 群構成、各群 4 匹) を実施した。加えて、ホルムアルデヒドについて、目標通りに極低濃度下 (0、1 ppm) での幼若期暴露方法の再検討に向けた離乳後 (4 週齢) の個別飼いによる情動認知行動解析の為の 22 時間/日 × 7 日間反復吸入暴露実験 (2 用

量、2群構成、各群8匹)を実施した。テトラデカンについては、98.8~102.5%の濃度で暴露でき、ホルムアルデヒドについては、目標濃度に対し97.5~118.3%の濃度で暴露できた。

C-2:吸入暴露影響の脳を含む網羅的遺伝子発現解析、多臓器連関、インフォマティクス解析(菅野):

平成26年度はキシレン及びパラジクロロベンゼンを対象とした極低濃度下(キシレン:0、0.2、0.7、2.0 ppm、パラジクロロベンゼン:0、0.04、0.12、0.4 ppm) 雄性マウスに2時間単回吸入暴露(4用量、各群3匹、[暴露2、4、8、24時間後に観測])させ、得られた脳、肺、肝サンプルについて、我々が開発したPerceIome手法(遺伝子発現値の絶対化手法)を適用した網羅的遺伝子発現につき解析した。

海馬での解析の結果、両物質ともに神経活動の指標となるImmediate early gene (IEG)の発現が、暴露2時間後に指針値レベルの濃度から、また先行研究での反復暴露(7日間)での場合と同程度に強く抑制され、海馬における神経活動が抑制される事が示唆された。具体的には、Arc、Fos、Dusp1、Nr4a1、Junb、Egr4、Klf2及びIer2遺伝子の発現減少が認められた。また、この抑制は、次の観測点である暴露終了2時間後には回復していた。暴露終了後24時間目までの間のリバウンド現象は、キシレン暴露の際は認められず、パラジクロロベンゼン暴露の際の一部のIEGで暴露終了8時間あるいは24時間後に認められた。肺での解析の結果、キシレン吸入暴露により、酸化ストレス関連遺伝子、グルタチオン代謝関連遺伝子およびユビキチン化関連遺伝子の発現増加が認められたが、パラジクロロベンゼンの場合は、現時点では肺の有害事象に係るシグナルネットワークは認められなかった。肝での解析の結果、両物質共に、肝の有害事象に係るシグナルネットワークは認められなかった。

先行研究において、化学構造の異なる3物質(ホルムアルデヒド、キシレン、パラジクロロベンゼン)に共通して、22時間/日×7日間反復暴露の際の海馬においてIEGの顕著な発現抑制が認められることを報告し、この機序として、肺或いは肝からの二次的シグナルが共通因子と

して海馬に作用する可能性を考え、肝・肺の連関解析を実施し、6時間/日×7日間反復暴露時の肺において、インターロイキン1(IL1b)遺伝子の発現増加が3物質に共通して認められたため、この分子が共通因子の候補と考えられることを報告した。

平成27年度はホルムアルデヒド及びアセトアルデヒドを対象とした極低濃度下(ホルムアルデヒド:0、0.1、0.3及び1.0 ppm、アセトアルデヒド:0、0.03、0.10及び0.3 ppm) 雄性マウスに2時間単回吸入暴露を実施し、海馬について網羅的に遺伝子発現につき解析した。アセトアルデヒド吸入暴露時の海馬における解析は、7日間反復暴露を含めて、はじめての解析となる。

海馬での解析の結果、キシレン、パラジクロロベンゼンの場合と同様に、ホルムアルデヒド及びアセトアルデヒドともにIEGの発現が、暴露2時間後に指針値レベルの濃度から、また先行研究での反復暴露(7日間)での場合と同程度に強く抑制され、海馬における神経活動が抑制される事が示唆された。また、この抑制は、次の観測点である暴露終了2時間後には回復していた。暴露終了後24時間目までの間のリバウンド現象は、ホルムアルデヒド及びアセトアルデヒドとともに一部のIEGで暴露終了24時間後に認められた。

平成28年度はテトラデカンを対象とした極低濃度下(0、0.04、0.12及び0.40 ppm) 雄性マウスに2時間単回吸入暴露を実施し、海馬について網羅的に遺伝子発現につき解析した。テトラデカン吸入暴露時の海馬における解析は、7日間反復暴露を含めて、はじめての解析となる。

海馬での解析の結果、キシレン、パラジクロロベンゼン、ホルムアルデヒド及びアセトアルデヒドの場合と同様に、IEGの発現が、暴露2時間後に指針値レベルの濃度から、また先行研究での反復暴露(7日間)での場合と同程度に強く抑制され、海馬における神経活動が抑制される事が示唆された。また、この抑制は、次の観測点である暴露終了2時間後には回復していた。暴露終了後24時間目までの間のリバウンド現象は、一部のIEG遺伝子(Arc、Dusp1、Nr4a1およびIer2遺伝子)で暴露終了24時間

後に認められた。

この IEG の抑制機序として、上述のように、肺或いは肝からの二次的シグナルとして IL-1 が海馬に働く可能性が高いものと考えているが、この理由は、肝・肺の連関解析から、6 時間/日×7 日間反復暴露時の肺において、Il1b 遺伝子の発現増加が、化学構造の異なる 3 物質（ホルムアルデヒド、キシレン、パラジクロロベンゼン）に共通して認められたためである。この点、3 物質に加え、新たにテトラデカン及びアセトアルデヒド（指針値：0.03 ppm）について SH レベル（0、0.03、0.10、0.30 ppm）での 6 時間/日×7 日間反復暴露時の肺について解析したところ、Il1b 遺伝子の有意な発現増加を見いだした。

C- 3 : 吸入暴露影響の情動認知行動解析と神経科学的物証の収集（種村）:

平成 26 年度はキシレンを対象とし、極低濃度下（0、2.0 ppm）（2.0 ppm は指針値の 10 倍濃度）、雄性マウス（成熟期[11 週齢]及び幼若期[2 週齢]）について、22 時間/日×7 日間反復暴露（2 用量、6 群構成、各群 8 匹）を実施し、成熟期マウスの場合、暴露終了日及び暴露 3 日後に、幼若期マウスの場合には成熟後（12 週齢時）に情動認知行動解析を検討した。成熟期暴露の場合の解析時点として、暴露終了日と暴露 3 日後の 2 つの時点を選択した。前者を選んだ理由は、先行研究での海馬における遺伝子発現解析から神経伝達の抑制を示唆するデータを有しており、この時点であれば情動認知行動異常が観察されると予想されたためである。具体的には、神経伝達の抑制を示唆する IEG の発現低下は 22 時間暴露直後に、またその次の観測点である暴露休止 24 時間後には逆に発現のリバウンドが認められており、暴露終了日中は、IEG が発現低下している可能性が高いためである。他方、暴露 3 日後を選んだ理由は、この時点が当方で多くの解析データを有する遅発性の情動認知行動解析のプロトコールでの測定時点であるためであり、これらのデータとの比較解析が可能となるためである。また幼若期マウスとして 2 週齢を選択した理由は、これも当方で多くの解析データを有する遅発性の情動認知行動解析のプロトコールでの暴露週齢である為

であり、これらのデータとの比較解析が可能となるためである。

キシレンの成熟期暴露の場合の解析の結果、暴露終了日の時点では、オープンフィールド試験、明暗往来試験では対照群と比較し有意な変化は認められなかったが、条件付け学習記憶試験において空間-連想記憶及び音-連想記憶の有意な低下が認められた。一方、暴露 3 日後での解析では、全ての試験項目で対照群と有意な差は認められなかった。加えて、幼若期暴露後、成熟期での解析の結果、条件付け学習記憶試験において、音-連想記憶の有意な低下が認められた。

平成 27 年度はホルムアルデヒド（0、1.0 ppm: 1.0 ppm は指針値の約 10 倍濃度）について、22 時間/日×7 日間反復暴露を成熟期のマウスに実施し、情動認知行動を 3 種類の試験により解析した結果、暴露終了日では、キシレンの場合と同様に、空間-連想記憶及び音-連想記憶の低下が認められた。一方、暴露 3 日後での解析では、キシレンの場合はこれらの低下は回復したが、ホルムアルデヒドでは回復が認められなかった。加えて、生後 2 週齢から 3 週齢時（幼若期）にホルムアルデヒド（0、1.0 ppm）について 22 時間/日×7 日間反復暴露を実施し、成熟後 12 週齢時に情動認知行動解析を検討した結果、遅発影響が認められず、この原因として吸入暴露が不十分であった事が考えられ、幼若期暴露方法における課題が残った。

そこで平成 28 年度はまず、ホルムアルデヒドの幼若期暴露方法の再検討をおこない、個別飼いで吸入暴露を実施できる、できるだけ若齢の週齢を検討したところ、一般状態の変化や体重減少が認められない 4 週齢（28 日齢）を選択し、離乳後（4 週齢）の個別飼いで検討を実施した。具体的にはホルムアルデヒドについて極低濃度下（0、1.0 ppm）（1.0 ppm は指針値の 10 倍濃度）、雄性マウス（[4 週齢]）について 22 時間/日×7 日間反復吸入暴露実験（2 用量、2 群構成、各群 8 匹）を実施し、成熟後（[12 週齢]）の解析を検討したが、遅発影響は認められなかった。

C- 4 : 人への外挿にかかわる臨床的解析、及びヒト気道上皮細胞系による毒性応答メカニズ

△の研究（慶長）:

平成 26 年度は、最も正常の気道細胞に近いといわれるヒト気道上皮細胞株（BEAS2B 細胞）を用いる *in vitro* 解析系により、多種類のサイトカイン産生を測定する実験系を構築し、先行研究で見いだした微生物関連物質（polyI:C）とホルムアルデヒドとの IL-8 遺伝子の発現増強作用について、ホルムアルデヒド以外の 5 種類の関連物質につき検討したところ、テトラデカンを除き、それぞれの化学物質の高濃度では、同様な傾向が認められたが、低濃度では、濃度依存的な増強効果は認められなかった。また、polyI:C 刺激を加えない化学物質単独でも、各物質の高濃度では、IL-8 mRNA の上昇が認められた。加えて、本研究班において、複数のシックハウス関連化学物質について、6 時間/日×7 日間反復吸入暴露の際にマウス肺において発現増加が認められた IL-1b に着目し、この発現量を測定してみたところ、高濃度のパラジクロロベンゼンにおいて、polyI:C 刺激に関わらず、IL-1b の発現増加が認められた。クロロピリホスにおいては、IL-8 発現増強効果に加え IP-10 の培養上清中の著しい濃度上昇が認められた。

平成 27 年度は、キシレンとダイアジノンについて、polyI:C と化学物質との複合効果が IL-8 の産生以外にも認められるかについて検討したところ、キシレンの場合、炎症性疾患において単球および T 細胞の組織浸潤に関与するとされる MCP-1、及び好酸球性炎症に関与するケモカインとして知られる RANTES の産生増強効果が、微弱ではあるが認められたが、ダイアジノンの場合は、相乗効果が認められなかった。

平成 28 年度はヒト気道上皮細胞株を用いる *in vitro* 解析系において、現行の BEAS2B 細胞より、炎症応答が正常細胞により近いといわれる HBE1 細胞においても、先行研究で見いだした微生物関連物質（polyI:C）とホルムアルデヒドとの IL-8 遺伝子の発現増強作用を確認でき、キシレンを高濃度添加した場合、polyI:C 刺激に関わらず、IL-1 遺伝子の発現増加が認められた。

C-5: IL-1 の経時的な血中濃度測定（北嶋）:

S Hレベルの吸入暴露期間中の、IEG の転写を調節し得る候補分子である IL-1 の血液中

濃度測定を検討する為に、ホルムアルデヒドについて極低濃度下(0, 1 ppm)、22 時間/日×7 日間反復暴露(2 用量、8 群、各群 4 匹)の際に、経時的(4 時点)に心臓採血により得た血清について、ELISA 法による測定したところ、対照群、暴露群共に全てのサンプルについて検出限界(1.03 pg/mL)以下の濃度であった。

D. 考察

以上の通り、同一個体の海馬、肺、肝の遺伝子発現変動を解析し海馬神経活動抑制の上流に位置する分子機序と肺・肝の関与の解明、情動認知行動解析と海馬における神経科学的物証の収集による中枢に対する有害性の実証及び遺伝子発現変動データの中核影響に関する予見性の確認、以上 2 つの目的に向け、厚生労働省シックハウス問題に関する検討会が掲げる 13 物質のうち、トキシコゲノミクスに向けて、平成 26 年度はキシレン及びパラジクロロベンゼンについて、平成 27 年度はホルムアルデヒドとアセトアルデヒドについて、そして平成 28 年度はテトラデカンについて、目標通りに極低濃度下での 2 時間マウス単回吸入暴露実験を実施し、加えて情動認知行動解析に向けて指針値の 10 倍濃度のキシレン(平成 26 年度)について、ホルムアルデヒド(平成 27 年度)について、成熟期および幼若期マウスにおける 22 時間/日×7 日間反復吸入暴露実験を実施した。また、ホルムアルデヒドの幼若期暴露方法の再検討をおこない、離乳後(4 週齢)の個別飼いで検討を実施した(平成 28 年度)。

一つ目の目的の為に実施した遺伝子発現変動解析では、S Hレベルの極低濃度の 2 時間単回吸入暴露により、ホルムアルデヒド、キシレン、パラジクロロベンゼン、アセトアルデヒド及びテトラデカンの 5 物質に共通して、海馬において神経活動の指標となる IEG の発現が、暴露 2 時間後に指針値レベルの濃度から、また先行研究での反復暴露(7 日間)での場合と同程度に強く抑制され、海馬神経活動の抑制を示唆する所見が再確認された。この抑制は、その後の観測点である暴露終了 2 時間後には回復していた。したがって、少なくとも暴露 2 時間以内に IEG を抑制する共通因子が海馬に影響を与える事が示唆された。アセトアルデヒ

ド及びテトラデカンについては、海馬におけるはじめての解析結果である。先行研究では、6時間/日×7日間反復暴露の解析により、IEGの発現抑制は6時間暴露直後に確認され、その後の観測点である暴露終了16時間目では毎日のリバウンド現象を示唆する所見を得ていたが、平成26～28年度の実験により、IEGの発現抑制は2時間暴露直後でも十分に認められ、またこの場合、暴露終了2時間後には回復することが見いだされた。暴露終了後24時間目までの間のリバウンド現象は、キシレン暴露の際は認められず、ホルムアルデヒド、パラジクロロベンゼン、アセトアルデヒド及びテトラデカン暴露の際の一部のIEGで暴露終了24時間後に認められた。このことから、IEGのリバウンド現象は、暴露時間に依存する事が示唆された。

このIEGの抑制機序として、先行研究では、6時間/日×7日間反復暴露時の肝・肺の連関解析において、化学構造の異なる3物質(ホルムアルデヒド、キシレン、パラジクロロベンゼン)に共通して発現増加が認められ、また*in silico*でのプロモーター解析(Upstream analysis、Ingenuity Pathways Analysis)にてIEGの転写を調節し得るI11b遺伝子を候補分子として報告し、肺或いは肝からの二次的シグナルとしてIL-1が海馬に働きIEGの発現を抑制するという可能性を示唆した。3物質に加え、新たにテトラデカン及びアセトアルデヒドについてSHレベルでの6時間/日×7日間反復暴露時の肺について解析したところ、I11b遺伝子の有意な発現増加を見だし、この事は、IL-1が海馬に働く可能性を強く支持するものと考ええる。また、この事は第一の目的である同一個体の海馬、肺、肝の遺伝子発現変動を解析することによる神経活動抑制の上流に位置する分子機序と肺・肝の関与の解明、に対する成果と考える。また、肝および肺に対しての毒性を示唆する遺伝子発現変動が明らかとならないレベルの濃度曝露が、肝あるいは肺からのシグナル分子の放出を惹起し遠隔に位置する海馬の機能に影響を与える「シグナルを介した毒性」が捉えられたものと考察する。

なおIL-1の海馬内投与により、海馬依存的な記憶に障害を与えるという報告(Gonzalez Pら、Brain Behav Immun 34:141-150,2013)を見いだしており、このことから、IL-1がIEGの発現抑制を介し、情動認知行動異常、特に記憶障害を誘発する可能性が考えられる。血中のI11bが血液脳関門を通過できなければ、海馬に

影響を与える事が出来ない事となるが、この点、血液脳関門を通過するという報告(Banks WAら、J Pharmacol Exp Ther 259(3): 988-996, 1991)(トランスポーターは未同定)を見いだしており、血中のIL-1が海馬に影響を与え得るものとする。平成28年度は、この候補分子の妥当性を検証するため、SHレベルの反復吸入暴露時の、IEGの転写を調節し得る候補分子IL-1の血液中濃度を経時的に測定したが、対照群、暴露群共に全てのサンプルについて検出限界以下の濃度(1.03 pg/mL)であったため、今後、IL-1を濃縮する等、より感度の良い他の測定法を検討する。これと並行して、他臓器連関により、IEGの転写を調節し得るIL-1とは異なる新たな候補分子を探索する。

他方、2つ目の目的に向け実施した、情動認知行動解析では、海馬における神経伝達の抑制を示唆する遺伝子発現変動データの予見通り、指針値の10倍濃度のキシレン22時間/日×7日間反復暴露の暴露終了日では、条件付け学習記憶試験では、空間-連想記憶及び音-連想記憶について有意な低下が認められ、一方、暴露3日後での解析では、全ての試験項目で対照群と有意な差は認められなかった(平成26年度実施)。従って、キシレンの暴露期間中及び暴露直後では学習記憶異常を示すが、この影響は可逆的であることが示唆された。一方、指針値の10倍濃度のホルムアルデヒド22時間/日×7日間反復暴露の暴露終了日の時点では、条件付け学習記憶試験において空間-連想記憶及び音-連想記憶の有意な低下が認められたが、この有意な低下は、暴露3日後での解析でも認められた(平成27年度実施)。従って、ホルムアルデヒドの暴露期間中及び暴露直後では学習記憶異常を示すが、この影響はキシレンの場合とは異なり、暴露終了3日間では不可逆的であることが示唆された。この両物質による影響の違いの理由は明らかではないが、一つの原因として、ホルムアルデヒドの体内からの消失時間が、キシレンよりも長い可能性が考えられ、このことにより、ホルムアルデヒドの場合、学習記憶異常の回復を遅らせている事が考えられた。

加えて、生後2週齢から3週齢時(幼若期)に、指針値の10倍濃度のキシレン22時間/日×7日間反復暴露を実施し、成熟後12週齢時に

情動認知行動解析を検討した結果、条件付け学習記憶試験において、音-連想記憶の有意な低下が認められ、この作用は成熟期への影響と異なり不可逆的であり、生後脳発達への有害性が示唆された。他方、幼若期に指針値の10倍濃度のホルムアルデヒド22時間/日×7日間反復暴露を実施し、成熟後12週齢時に情動認知行動解析を検討した結果、対照群と比較し有意な変化は認められなかった。これらの事は、目的の一つである、海馬に対する有害性を実証し、海馬での遺伝子発現変動データの予見性を確認したものと考える。また、少なくともキシレン暴露の際、脳が高感受性期にある幼若期暴露により成熟後も学習記憶異常が認められたことから、SHレベルの吸入暴露であっても、SH関連物質暴露による子どもの脳発達への影響が懸念された。引き続き、脳における組織化学解析・タンパク発現解析により神経科学的物証の収集を行う。

ホルムアルデヒド幼若期暴露の際、情動認知行動異常が誘発されなかった。この点、ホルムアルデヒドを成熟期マウスに暴露した際の解析では、暴露終了3日後でも学習記憶異常が認められている事、またキシレン幼若期暴露後の成熟期マウスでの解析では不可逆的に情動認知行動異常が認められている事を考慮すると、ホルムアルデヒド幼若期暴露後、成熟期に情動認知行動異常が認められる可能性が非常に高く、これが認められなかった原因として、ホルムアルデヒドの吸入暴露が不十分であった事が考えられ、幼若期暴露方法における課題が残った。成熟期マウス(11週齢)は吸入暴露の際、吸入暴露用金網ケージに個別飼いで実施しているが、幼若期マウス(2週齢)の場合は、哺乳動物であるため、本実験では金網ケージに、母マウスと共に児マウスを群飼いで実施している。したがって成熟期の場合と異なり、幼若期暴露の場合、この群飼いでより空気の攪拌が不十分となり、ホルムアルデヒドが十分に児マウスに到達しなかった可能性が考えられた。そこで平成28年度は、幼若期マウスを個別飼いで吸入暴露を実施できる週齢を検討し、離乳後(4週齢)の個別飼いで検討を実施し、SHレベル(0、1.0 ppm: 1.0 ppmは指針値の10倍濃度)でのホルムアルデヒド7日間反復暴

露を実施し、成熟後12週齢時に情動認知行動解析を検討したが、遅発影響は認められず、この理由として、幼若期影響として検討するには4週齢では遅すぎる事が考えられた。

ヒト気道上皮細胞株を用いる*in vitro*の解析系では、本研究班において、複数のシックハウス関連化学物質について、6時間/日×7日間反復吸入暴露の際にマウス肺において発現増加が認められたII1bに着目し、この発現量を測定してみたところ(平成26年度)、高濃度のパラジクロロベンゼンにおいて、polyI:C刺激に関わらず、II1bの発現増加が認められた。クロロピリホスにおいては、IL-8発現増強効果に加えIP-10の培養上清中の著しい濃度上昇が認められた。高濃度のパラジクロロベンゼン適用時にII1bの発現増加が認められたことから、ヒトにおいてもこのII1bがIEGの抑制分子である可能性が示唆され、ヒトへの外挿性向上につながる成果と考える。他の関連物質についてII1bの発現増加が認められなかったため、平成28年度は、BEAS2B細胞より、さらに炎症応答が正常細胞に近いと最近になって報告された、ヒト気道上皮系の細胞株HBE1細胞を用いて、発現増強作用及びIL-1遺伝子の発現変動についての検討し、先行研究で見いだした微生物関連物質(polyI:C)とホルムアルデヒドとのIL-8遺伝子の発現増強作用を確認でき、ヒト気道上皮細胞株を用いる*in vitro*解析系の実用性が示され、肺を仲介した影響を含む人への外挿性の向上を計ることが可能となった。キシレンを高濃度添加した場合、polyI:C刺激に関わらず、II1遺伝子の発現増加が認められたことから、ヒトにおいてもこのII1を介してIEGの抑制が誘発される可能性が示唆された。

E. 結論

このように、先行研究での7日間反復暴露の際の海馬における遺伝子発現解析から予見された情動認知行動の異常を確認すべく、成熟マウスに対して、指針値の10倍濃度のホルムアルデヒド及びキシレンの22時間/日×7日間反復暴露後の情動認知行動解析を実施した結果、暴露終了日には、両物質共に、空間-連想記憶及び音-連想記憶の有意な低下が認められたが、暴露3日目には、ホルムアルデヒドの場合は回

復しないが(不可逆的)キシレンの場合は回復する(可逆的)ことが判明した。この事は、本研究の第二の目的である海馬に対する有害性を学習記憶異常として実証し、海馬での遺伝子発現変動データがこの異常に対する予見性有することを確認したものとする。

加えて、指針値の10倍濃度のキシレンの幼若期暴露の場合は、成熟期に音-連想記憶の有意な低下が認められ、遅発性に情動認知行動に影響することが明らかとなり、脳発達への有害影響が認められた。この事から、SHレベルの吸入暴露であっても、SH関連物質暴露による子どもの脳発達への影響が懸念された。一方、ホルムアルデヒドの幼若期暴露の場合は遅発影響が認められず、この原因として吸入暴露が不十分であった事が考えられ、幼若期暴露方法における課題が残った。そこで平成28年度は、幼若期マウスを個別飼いで吸入暴露を実施できる、離乳後(4週齢)の個別飼いで検討を実施したが、遅発影響は認められなかった。この理由として、幼若期影響として検討するには4週齢では遅すぎる事が考えられた。

また、SHレベルでの2時間単回吸入暴露により、キシレン、パラジクロロベンゼン、ホルムアルデヒド、アセトアルデヒド及びテトラデカンの5物質に共通して海馬において、神経活動の指標となるIEGの発現の抑制が、暴露2時間直後の時点で指針値レベルの濃度から先行研究での反復暴露(7日間)での場合と同程度に観測され、海馬神経活動の抑制を示唆する所見が再確認された。この抑制は、その2時間後には回復していた。したがって、化学構造の異なる5物質に共通して、少なくとも暴露2時間以内にIEGを抑制する共通因子が海馬に影響を与える事が示唆された。このIEGの抑制機序として、肺或いは肝からの二次的シグナルとしてIL1bが海馬に働く可能性が高いものと考えているが、この事は第一の目的である同一個体の海馬、肺、肝の遺伝子発現変動を解析することによる神経活動抑制の上流に位置する分子機序と肺・肝の関与の解明、に対する成果と考える。また、肝および肺に対しての毒性を示唆する遺伝子発現変動が明らかとならないレベルの濃度曝露が、肝あるいは肺からのシグナル分子の放出を惹起し遠隔に位置する海馬の機能に影響を

与える「シグナルを介した毒性」が捉えられたものと考察する。ホルムアルデヒドについて極低濃度下、7日間反復吸入暴露期間中の、IEGの転写を調節し得る候補分子であるIL-1の血液中濃度測定を検討したが、現行法では検出限界以下であったため、今後、より感度のよい測定法を検討する。

本研究の成果として、新規物質について、それらがSHの原因物質として問題となった際に、少なくとも平成14年度の検討会が掲げる化学物質(ガス体11種)との生体影響の異同は、網羅的な遺伝子発現解析により高精度に判定可能となった。今後は、SHが疑われる物質に本手法を適用し、肺、肝、海馬の毒性関連性を検討するとともに、情動認知行動異常の分子機序に関わる共通因子の追加探索を行うことで、予測性の分子基盤を堅固なものとする。

F. 研究発表

1. 論文発表(抜粋)

Furukawa Y, Tanemura K, Igarashi K, deta-Otsuka M, Aisaki K, Kitajima S, Kitagawa M, Kanno J. Learning and memory deficits in male adult mice treated with a benzodiazepine sleep-inducing drug during the juvenile period. *Front Neurosci* 10: 339- ,2016.

Ohtake F, Saeki Y, Ishido S, Kanno J, Tanaka K., The K48-K63 Branched Ubiquitin Chain Regulates NF- B Signaling. *Mol Cell* 64(2): 251-266, 2016.

Suzui M, Futakuchi M, Fukamachi K, Numano T, Abdelgied M, Takahashi S, Ohnishi M, Omori T, Tsuruoka S, Hirose A, Kanno J, Sakamoto Y, Alexander DB, Alexander WT, Jiegou X, Tsuda H., Multiwalled carbon nanotubes intratracheally instilled into the rat lung induce development of pleural malignant mesothelioma and lung tumors. *Cancer Sci* 107(7): 924-935, 2016.

Hijikata M, Matsushita I, Hang NTL, Thuong PH, Tam DB, Maeda S, Sakurada S, Cuong VC, Lien LT, Keicho N. Influence of the polymorphism

- of the DUSP14 gene on the expression of immune-related genes and development of pulmonary tuberculosis. *Genes and Immunity* 17: 207-212, 2016.
- Ohtani N, Iwano H, Suda K, Tsuji E, Tanemura K, Inoue H, Yokota H. Adverse effects of maternal exposure to bisphenol F on the anxiety- and depression-like behavior of offspring. *J Vet Med Sci*. 2016 Dec 25. doi: 10.1292/jvms.16-0502. [Epub ahead of print] PubMed PMID: 28025458.
- Kobayashi N, Okae H, Hiura H, Chiba H, Shirakata Y, Hara K, Tanemura K, Arima T. Genome-Scale Assessment of Age-Related DNA Methylation Changes in Mouse Spermatozoa. *PLoS One*. 2016 Nov 23;11(11):e0167127. doi: 10.1371/journal.pone.0167127. PubMed PMID: 27880848; PubMed Central PMCID: PMC5120852.
- Juliandi B, Tanemura K, Igarashi K, Tominaga T, Furukawa Y, Otsuka M, Moriyama N, Ikegami D, Abematsu M, Sanosaka T, Tsujimura K, Narita M, Kanno J, Nakashima K. Reduced Adult Hippocampal Neurogenesis and Cognitive Impairments following Prenatal Treatment of the Antiepileptic Drug Valproic Acid. *Stem Cell Reports* 5(6): 996-1009, 2015.
- Xu J, Alexander DB, Iigo M, Hamano H, Takahashi S, Yokoyama T, Kato M, Usami I, Tokuyama T, Tsutsumi M, Tamura M, Oguri T, Niimi A, Hayashi Y, Yokoyama Y, Tonegawa K, Fukamachi K, Futakuchi M, Sakai Y, Suzui M, Kamijima M, Hisanaga N, Omori T, Nakae D, Hirose A, Kanno J, Tsuda H. Chemokine (C-C motif) ligand 3 detection in the serum of persons exposed to asbestos: A patient-based study. *Cancer Sci* 106(7): 825-832, 2015.
- Matsushita I, Hang NT, Hong LT, Tam DB, Lien LT, Thuong PH, Cuong VC, Hijikata M, Kobayashi N, Sakurada S, Higuchi K, Harada N, Keicho N. Dynamics of immune parameters during the treatment of active tuberculosis showing negative interferon-gamma response at the time of diagnosis. *Int J Infect Dis* 40:39-44, 2015.
- Tanaka M, Yamazaki Y, Kanno Y, Igarashi K, Aisaki K, Kanno J and Nakamura T, Ewing's sarcoma precursors are highly enriched in embryonic osteochondrogenic progenitors. *J Clin Invest* 124(7): 3061-3074, 2014.
- Janesick A, Nguyen TT, Aisaki K, Igarashi K, Kitajima S, Chandraratna RA, Kanno J and Blumberg B, Active Repression by RAR Signaling is Required for Vertebrate Axial Elongation. *Development* 141(11): 2260-2270, 2014.
- Tanaka M, Aisaki K, Kitajima S, Igarashi K, Kanno J and Nakamura T, Gene expression response to EWS- FLI1 in mouse embryonic cartilage. *Genomics Data* 2: 296- 298, 2014.
- Ohba T, Xu J, Alexander DB, Yamada A, Kanno J, Hirose A, Tsuda H and Imaizumi Y, MWCNT causes extensive damage to the ciliated epithelium of the trachea of rodents. *J Toxicol Sci* 39(3): 499-505, 2014.
- Xu J, Futakuchi M, Alexander DB, Fukamachi K, Numano T, Suzui M, Shimizu H, Omori T, Kanno J, Hirose A and Tsuda H, Nanosized zinc oxide particles do not promote DHPN-induced lung carcinogenesis but cause reversible epithelial hyperplasia of terminal bronchioles. *Arch Toxicol* 88(1): 65-75, 2014.
- Hang NTL, Matsushita I, Shimbo T, Hong LT, Tam DB, Lien LT, Thuong PH, Cuong VC, Hijikata M, Kobayashi N, Sakurada S, Higuchi K, Harada N, Endo H and Keicho N, Association between tuberculosis recurrence and interferon-gamma response during treatment. *J Infect* 69: 616-626, 2014.

2. 学会発表 (抜粋)

Satoshi Kitajima, Ken-ichi Aisaki, Jun Kanno, Lung Percellome Project: Profile analysis of Sick-Building-Syndrome level inhalation and oral exposure data for prediction of lung toxicity.

第 43 回日本毒性学会学術年会(2016.6.29)

Satoshi Kitajima, Ken-ichi Aisaki, Jun Kanno, Percellome Project on Sick-Building-Syndrome level inhalation for the prediction of lung and brain involvement. 14th International Congress of Toxicology 2016 (ICT 2016) (2016.10.3), Merida, Mexico

Jun Kanno, Percellome Project for Mechanistic Analysis of Chronic Toxicity by a New Concept of Repeated Dose Study, Society of Toxicology 55th Annual Meeting (2016.3.16), New Orleans, USA.

菅野 純

Pathology-based optimization of toxicology by tie-ups with cutting-edge biology and systems biology.

第 105 回日本病理学会総会(2016.5.13)

菅野 純、相崎 健一、北嶋 聡

Percellome Project の進捗 - 単回および新型反復曝露の比較による予測性向上 -

第 43 回日本毒性学会学術年会(2016.7.1)

Jun Kanno, Satoshi Kitajima, Ken-Ichi Aisaki, Percellome Toxicogenomics of Newly Designed Repeated Dose Study.

The 52nd Congress of EUROTOX (EUROTOX2016) (2016.9.6), Seville, Spain.

Jun Kanno, Introduction to the Percellome Project with special reference to the concept of "signal toxicity", and the use of Garuda Platform as a tool for Open Toxicology.

第 14 回国際毒性学会 (ICT2016) (2016.10.3),

Merida, Mexico

Jun Kanno, The Concept of "Signal Toxicity" for the Planning of Research on Environmental Pollutants on Health.

the 27th Korean Academy of Science and Technology (KAST) International Symposium (2016.11.29), Seoul, Korea,

土方美奈子、松下育美、慶長直人

次世代シーケンサーを用いた結核患者全血中マイクロ RNA の網羅解析

第 91 回日本結核病学会総会 (2016.5.26-27.)

Kentaro Tanemura, Late effects on CNS with behavioral disturbance induced by early exposure of environmental chemicals. Neuro 2016 (2016.7.), Kanagawa

Kentaro Tanemura and Jun Kanno, Neurobehavioral toxicity at adult period Induced by pesticide exposure at juvenile period. 14th International Congress of Toxicology 2016 (ICT 2016) (2016.10.5), Merida, Mexico

種村 健太郎、古川 佑介、北嶋 聡、菅野 純

キシレンの経気道吸入曝露によるマウス行動影響解析

第 43 回日本毒性学会学術年会(2016.6.30)

種村 健太郎、古川 佑介、北嶋 聡、菅野 純

キシレン吸入曝露によるマウスへの中枢機能影響解析

第 159 回日本獣医学会学術集会(2016.9.)

Satoshi Kitajima, Ken-ichi Aisaki and Jun Kanno, Dynamic biomarkers translatable to clinical outcomes generated by Percellome Toxicogenomics, The 7th International Congress of Asian Society of Toxicology(ASIATOX2015) (2015.6.24), Jeju, Korea

北嶋 聡、種村 健太郎、菅野 純

医療現場への還元に向けた Percellome Toxicogenomics による中枢神経毒性の動的バイオマーカー抽出研究
第 42 回日本毒性学会学術年会(2015.6.29)

北嶋 聡、種村健太郎、古川佑介、小川幸男、高橋祐次、大西 誠、相磯成敏、相崎健一、菅野純
シックハウス症候群レベルの極低濃度暴露の際の海馬における Percellome 法による吸入トキシコゲノミクスと遅発性中枢影響解析
第 42 回日本毒性学会学術年会(2015.6.30)

菅野 純、相崎 健一、北嶋 聡
Percellome Toxicogenomics における動的バイオマーカー(Dynamic Biomarker)のカタログ化とその毒性予測利用
第 42 回日本毒性学会学術年会(2015.7.1)

菅野 純
OECD EDTA-AG/EAGMST における AOP と、Toxicogenomic 応用の試み
環境ホルモン学会第 18 回研究発表会(2015.12.11)

Jun Kanno, Satoshi Kitajima, Ken-ichi Aisaki, Percellome Toxicogenomics for Mechanistic Analysis Towards Chronic Toxicity by a Newly Designed Repeated Dose Study, 51st Congress of the European Societies of Toxicology (EUROTOX2015) (2015.9.15), Porto, Portugal

菅野 純、種村健太郎
ヒトの急性中毒症状を動物実験で再現できるか - 有機リン剤等曝露後の遅発性毒性の発現実験より -
第 37 回日本中毒学会総会・学術集会(2015.7.17)

Jun Kanno, Construction of “ Dynamic Biomarkers ” by Percellome Toxicology based on a new Concept of “ Signal Toxicity ” , The 7th International Congress of Asian Society of Toxicology (ASIATOX 2015) (2015.6.25), Jeju, Korea

松下育美、土方美奈子、慶長直人
微生物関連物質曝露によるヒト気道上皮細胞の炎症応答に化学物質が与える影響について
第 34 回気道分泌研究会(2015.)

慶長直人
基調講演 4 サイトカインおよび遺伝子制御系からの解析
第 22 回マクロライド新作用研究会(2015.7.18)

種村健太郎、古川祐介、斉藤洋克、白形芳樹、原健士朗、北嶋聡、菅野純
幼若期マウスへのネオニコチノイド系農薬投与による神経行動毒性発現
第 18 回環境ホルモン学会(2015.12.)

Kitajima S and Kanno J, Progress of Percellome Toxicogenomics Project, 2014 Spring International Symposium of Korean Society of Toxicology (KSOT) (2014.5.22) Seoul, Korea.

北嶋 聡、種村 健太郎、菅野 純
毒性の網羅的把握のための遺伝子発現ネットワーク抽出と動的バイオマーカー抽出、第 41 回日本毒性学会学術年会(2014.7.2)

北嶋 聡、小川幸男、大西 誠、相磯成敏、相崎健一、五十嵐勝秀、高橋祐次、菅野 純
シックハウス症候群レベルの極低濃度吸入暴露時の海馬 Percellome トキシコゲノミクス-化学構造が異なる 3 物質の比較-、第 41 回日本毒性学会学術年会(2014.7.3)

菅野 純、相崎 健一、北嶋 聡
Percellome Project の進捗-新型反復曝露による慢性毒性の予測に向けての分子背景の解析-、第 41 回日本毒性学会学術年会(2014.7.2)

相崎 健一、北嶋 聡、菅野 純
遺伝子発現からみた毒性学 - Percellome トキシコゲノミクスの進捗 -、第 36 回日本中毒学会総会・学術集会(2014.7.25)

平賀孔、種村健太郎

マウスへのネオニコチノイド系農薬アセタミプリド単回曝露による遅発中枢影響の性差、第 41 回 日本毒性学会学術年会 (2014.7.)

Kanno J, Aisaki K and Kitajima S, Percellome toxicogenomics project as the 3R-toxicology and the foundation of in vitro- and in silico-toxicology, the 9th World Congress on Alternatives and Animal Use in the Life Sciences (WC9) (2014.8.27), Prague, Czech Republic.

Kanno J, Aisaki K and Kitajima S, Percellome Toxicogenomics, 50th Congress of the European Societies of Toxicology (EUROTOX2014) (2014.9.9) Edinburgh, UK.

Matsushita I, Hijikata M, Ito H and Keicho N, An in vitro model of sick building syndrome using human bronchial epithelial cells, 19th Congress of Asian Pacific Society of Respiriology (2014.11.13-16), Bali, Indonesia.

慶長直人、松下育美、Hang NTL、Thuong PH、櫻田紳策、Cuong VC、Lien LT、土方美奈子
潜在性結核感染症における全血中マイクロ RNA と抗結核免疫関連遺伝子発現の関連、第 59 回日本人類遺伝学会 (2014.11.20)

種村健太郎、菅野 純

ネオニコチノイド系農薬による中枢神経影響解析および生殖機能影響解析、第 17 回環境ホルモン学会、第 17 回環境ホルモン学会研究発表会 (2014.12.)

古川佑介、種村健太郎、相崎 健一、北嶋 聡、菅野 純

アセチルコリンエステラーゼ阻害作用をもつ殺虫剤の曝露による遅発性の中枢神経影響の比較、第 17 回環境ホルモン学会研究発表会 (2014.12.10)

平賀孔、種村健太郎

マウスへのネオニコチノイド系農薬アセタミプリド単回曝露による遅発中枢影響の性差、第 17 回環境ホルモン学会研究発表会 (2014.12.)

G. 知的所有権の取得状況

1. 特許取得

なし

2. 実用新案登録

なし

3. その他

なし

資料：委託研究報告書及び、
平成 26 年度～28 年度総合研究報告書
分担研究報告書

委託研究報告書

・パラジクロロベンゼンのマウスを用いた極低濃度暴露試験

報告書

(2時間/日、単回暴露)

試験番号：0836

CAS No. 106-46-7

中央労働災害防止協会

日本バイオアッセイ研究センター

要約

化学物質の極低濃度暴露による生体影響検出の技術開発を目的として、生活環境中の濃度に即した極低濃度のパラジクロロベンゼンを C57BL/6J 雄マウスに 2 時間/日、単回全身暴露(経気道投与)し、遺伝子発現解析用の肝、肺及び脳の組織を採取した。

本試験は、被験物質投与群 3 群と対照群 1 群の計 4 群の構成で、各群 12 匹、合計 48 匹のマウスを用いた。投与濃度は、0.04、0.12 及び 0.40 ppm とした。対照群は清浄空気による換気のみとした。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着 - 溶媒抽出法により測定した。投与終了時、並びに投与開始後 4 時間目、8 時間目及び 24 時間目に各群 3 匹の動物を解剖し、肝、肺及び脳から遺伝子発現解析のための RNA 用サンプルを採取するとともに、病理組織学的検査用サンプルを採取した。

吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標投与濃度 0.04、0.12 及び 0.40 ppm に対し、測定値の平均 ± 標準偏差は、それぞれ 0.0402 ± 0.0013 ppm、 0.126 ± 0.007 ppm 及び 0.442 ± 0.053 ppm であった。

剖検と病理組織学的検査では、全動物とも肝、肺及び脳に特記すべき所見を認めなかった。

遺伝子発現解析のための RNA 用サンプルは試験委託者に送付した。

1. 試験材料

1-1 被験物質の性状等

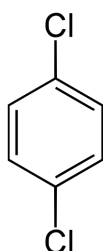
1-1-1 名称等

名称：パラジクロロベンゼン(paradichlorobenzene)

CAS No.：106-46-7

1-1-2 構造式及び分子量

構造式：



パラジクロロベンゼン

分子量：147

1-1-3 物理化学的性状等

性状：白色の結晶

融点：53

沸点：174

蒸気圧：0.17kPa (20)

1-2 被験物質のロット等

製造元：和光純薬工業株式会社

カタログ番号：047-01315

ロット番号：PDM2926

純度：99.9% (和光純薬工業(株)測定値)(別紙 - 1参照)

保管条件：室温で保管

1-3 被験物質の特性

使用した被験物質の特性は、GC/MS (日立製作所 M-80B) を用いて定性した。その結果、パラジクロロベンゼンに相当する分子イオンピーク及びフラグメントピークを確認した(図1)。

1 - 4 試験動物

1 - 4 - 1 種、系統及び清浄度

種 : マウス
系 統 : C57BL/6J
清浄度 : SPF

1 - 4 - 2 性及び導入匹数

雄 : 58匹

1 - 4 - 3 週齢

導 入 時 週 齢 : 生後10週齢 2014年4月15日生まれ

投与開始時週齢 : 生後12週齢

解剖サンプリング時週齢 : 生後12週齢

1 - 4 - 4 供給業者

日本チャールス・リバー（株）厚木飼育センター

1 - 4 - 5 検疫及び馴化

動物導入後、1週間の検疫を行った。検疫期間後、動物を吸入チャンバー室に移動し、1週間の馴化を行った。

検疫期間 : 7日間 (2014年6月24日 ~ 2014年6月30日)

馴化期間 : 7日間 (2014年7月 1日 ~ 2014年7月 7日)

2. 試験方法

2 - 1 投与

2 - 1 - 1 投与経路

投与経路は全身暴露による経気道投与とした。

2 - 1 - 2 被験物質の投与方法

投与は、試験動物を収容した吸入チャンバー内に、設定濃度に調整した被験物質を含む空気を送り込み、動物に全身暴露することにより行った。

2 - 1 - 3 投与期間 (図 2 参照)

投与は単回2時間暴露 (午前10時から午後0時) とした。

2-1-4 投与濃度

投与濃度は、0.04、0.12及び0.40 ppmの3段階（公比約3）に設定した。なお、対照群はHEPAフィルターと活性炭フィルターにより濾過した新鮮空気による換気のみとした。

2-1-5 投与経路、及び投与濃度の設定理由

投与経路は、室内環境におけるヒトへの主な暴露経路に合わせ、全身暴露による経気道投与とした。

投与濃度はパラジクロロベンゼンの室内濃度指針値である0.04 ppmを考慮して、最高投与濃度を0.40 ppmとし、以下0.12、0.04 ppmの3段階の濃度（公比約3）を設定した。

2-1-6 先行研究におけるパラジクロロベンゼン暴露に関する当センターでの暴露結果

当センターでは、平成20年度に化学物質を極低濃度で実験動物に経気道で暴露することを目的として、パラジクロロベンゼンを対象として室内濃度指針値（0.04 ppm）を考慮した濃度でマウスに全身暴露する実験を実施した。恒温槽（27℃）に収納したパラジクロロベンゼン入り密封容器に、清浄空気（発生空気）を供給しパラジクロロベンゼンを気化させた。このパラジクロロベンゼンを含む空気と清浄空気（キャリア空気）を混合し、被験物質供給装置（柴田科学株式会社）の発生容器（循環式恒温槽で27℃に温度維持）に導入した。さらに、清浄空気（希釈空気）で一定濃度に希釈混合した後、流量計を用いて一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに供給し、ラインミキサー上で新鮮空気と混合し、設定濃度としたパラジクロロベンゼンを吸入チャンバーに送り込んだ。なお、先行研究では、パラジクロロベンゼンの発生に関して、下記の2つの点が明確であった。

1．発生容器の口金内にキャリア空気を流し運転することにより、パラジクロロベンゼンの再結晶化が防止できた。

2．パラジクロロベンゼンの発生容器を恒温槽（27℃）に収納したところ、パラジクロロベンゼンの昇華速度が安定し、発生濃度が安定した。

吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着 - 溶媒抽出法により毎日測定した。すなわち、サンプリング用ポンプとして高負荷型ミニポンプ(MP-100H、柴田科学株式会社製)を用いて、動物を収容したケージの上部に設置した捕集管(ORBOTM-91 Tube, Extra-Large、SUPELCO社製)に吸入チャンバー内の空気を吸引した。サンプリング用ポンプの吸引流量は0.5 L/分とした。捕集時間は暴露時間（暴露開始から暴露停止まで）に合わせ6時間とした。捕集管の暴露1回当たりの使用本数は、対照群は1本、暴露群は各濃度とも3本とした。捕集管の前処理及び分析条件は、捕集管の活性炭（1層及び2層）を取り出し、各々、バイアルビン（柴田科学株式会社製）に入れ、二硫化炭素（和光純薬工業株式会社製、作業環境測定用）を加え、蓋をしてダイレクトミキサ - (サ - マル化学産業株式会社製)を用いてしんとうした。各濃度の活性炭1層の抽出液は、検量線の所定の濃度範囲に入るように希釈した。その後、バイアルビン(Agilent Technologies社製)に入れ、蓋をしてガスクロマトグラフ(Agilent Technologies社製 HP5890A)により測定した。

先行研究（6時間/日×7日間暴露）において、0、0.04、0.12および0.40 ppmの目標暴露濃度で実験を行った結果、吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標暴露濃度0、0.04、0.12及び0.40 ppmに対し、測定値の平均±偏差（最低～最高値）は、それぞれ 0 ± 0 ppm（全期間とも0 ppm）、 0.039 ± 0.002 ppm（0.036 ppm～0.042 ppm）、 0.119 ± 0.010 ppm（0.108 ppm～0.137 ppm）及び 0.387 ± 0.032 ppm（0.351 ppm～0.443 ppm）であった。

2-1-7 被験物質の暴露方法(図3)

先行研究の設定条件と同様に、恒温槽(27℃)に収納したパラジクロロベンゼン入り密封容器に、清浄空気(発生空気)を供給しパラジクロロベンゼンを気化させた。このパラジクロロベンゼンを含む空気と清浄空気(キャリア空気)を混合し、被験物質供給装置(柴田科学株式会社)の発生容器(循環式恒温槽で27℃に温度維持)に導入した。さらに、清浄空気(希釈空気)で一定濃度に希釈混合した後、流量計を用いて一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに供給し、ラインミキサー上で新鮮空気と混合し、設定濃度としたパラジクロロベンゼンを吸入チャンバーに送り込んだ。新鮮空気はHEPAフィルターと活性炭フィルターにより濾過して使用した。

2-1-8 被験物質濃度の測定

パラジクロロベンゼン濃度は、固相吸着-溶媒抽出法により測定することにより算出した。測定に際しては、サンプリング用ポンプとして高負荷型ミニポンプ(MP-100H、柴田科学株式会社製)を用いて、動物を収容したケージの上部に設置した捕集管(ORBOTM-91 Tube, Extra-Large, SUPELCO社製)に吸入チャンバー内の空気を吸引した。サンプリング用ポンプの吸引流量は0.5 L/分とした。捕集時間は投与時間(投与開始から投与停止まで)に合わせ2時間とした。捕集管の暴露1回当たりの使用本数は、対照群は1本、投与群は各濃度とも3本とした。捕集管の前処理及び分析条件は、捕集管の活性炭(1層及び2層)を取り出し、各々、バイアルピン(柴田科学株式会社製)に入れ、二硫化炭素(和光純薬工業株式会社製、作業環境測定用)を加え、蓋をしてダイレクトミキサ-(サ-マル化学産業株式会社製)を用いてしんとした。各濃度の活性炭1層の抽出液は、検量線の所定の範囲に入るように希釈した。その後、バイアルピン(Agilent Technologies社製)に入れ、蓋をしてガスクロマトグラフ(Agilent Technologies社製 HP5890A)により測定した。なお、クロマトグラム上で認められる溶媒の二硫化炭素のピークを除くと、パラジクロロベンゼンのピークは1本であった。

2-2 動物管理

2-2-1 各群の使用動物数

投与群3群及び対照群1群の計4群を設け、各群12匹の動物を用いた。また、投与終了時、投与開始後4時間目、8時間目及び24時間目の解剖期を設けた。

各群の使用動物数と動物番号

群番号	群名称	解剖期	雄 使用動物数(動物番号)
0	対照群	投与終了時解剖	3匹 (1001 ~ 1003)
		投与開始 4 時間目解剖	3匹 (1004 ~ 1006)
		投与開始 8 時間目解剖	3匹 (1007 ~ 1009)
		投与開始 24 時間目解剖	3匹 (1010 ~ 1012)
1	0.04 ppm 群	投与終了時解剖	3匹 (1101 ~ 1103)
		投与開始 4 時間目解剖	3匹 (1104 ~ 1106)
		投与開始 8 時間目解剖	3匹 (1107 ~ 1109)
		投与開始 24 時間目解剖	3匹 (1110 ~ 1112)
2	0.12 ppm 群	投与終了時解剖	3匹 (1201 ~ 1203)
		投与開始 4 時間目解剖	3匹 (1204 ~ 1206)
		投与開始 8 時間目解剖	3匹 (1207 ~ 1209)
		投与開始 24 時間目解剖	3匹 (1210 ~ 1212)
3	0.40 ppm 群	投与終了時解剖	3匹 (1301 ~ 1303)
		投与開始 4 時間目解剖	3匹 (1304 ~ 1306)
		投与開始 8 時間目解剖	3匹 (1307 ~ 1309)
		投与開始 24 時間目解剖	3匹 (1310 ~ 1312)

2-2-2 群分け及び個体識別方法

群分けは、投与前日に行った。供試動物の各群への割り当ては、一般状態及び体重の推移に異常を認めない動物を体重の重い順より各群に 1 匹ずつ割り当て、二巡目からは各群の動物の体重の合計を比較して、小さい群より順に体重の重い動物を割り当てることにより、群間の体重の偏りを小さくする群分け方法（適正層別方式）により実施した。

動物の個体識別は、検疫期間、馴化期間及び投与期間ともケージに個体識別番号を記したラベルを付すことにより行った。なお、動物はバリア区域内の独立した室（516 室）に収容し、室の扉に試験番号、動物種及び動物番号を表示し、他の試験及び異種動物と区別した。

2-2-3 飼育条件

(1) 飼育環境

検疫期間中は検疫室（517 室）、馴化期間及び投与期間中は吸入試験室（516 室）で動物を飼育した。投与は吸入試験室の吸入チャンバーを使用した。

検疫室、吸入試験室及び吸入チャンバー内の環境条件及び使用したケージを以下に示した。また、吸入チャンバー内温度・湿度の実測値の範囲〈最低値～最高値〉を下に、温度、湿度、換気量と換気回数の時間別平均値を表 1～3 に示した。検疫室、吸入試験室及び吸入チャンバー内の環境には、動物の健康状態に影響を与えるような大きな変化は認められなかった。

温 度 : 検疫室 ; 23 ± 2
 吸入試験室 ; 21 ± 2
 吸入チャンバー内 ; 20 ~ 24 < 22.7 ~ 22.8 >
 湿 度 : 検疫室 ; 55 ± 15%
 吸入チャンバー内 ; 30 ~ 70% < 52.2 ~ 53.3% >
 明暗サイクル : 12 時間点灯(8:00 ~ 20:00) / 12 時間消灯(20:00 ~ 8:00)
 換気回数 : 検疫室 ; 15 ~ 17 回 / 時
 吸入試験室 ; 5 ~ 7 回 / 時
 吸入チャンバー内 ; 12 ± 1 回 / 時 < 12.0 ~ 12.1 回 >
 圧 力 : 吸入チャンバー内 ; 0 ~ - 15 × 10Pa
 吸入チャンバー容積 : 1060L
 ケージへの動物の収容方法 : 単飼
 ケージの材質・形状・寸法等 :
 飼育期間 ; ステンレス製 2 連網ケージ (112(W) × 212(D) × 120(H) mm/匹)
 投与 ; ステンレス製 5 連網ケージ (100(W) × 116(D) × 120(H) mm/匹)

(2) 飼料

飼料は、被験物質投与中を除いて、オリエンタル酵母工業(株) (千葉工場 : 千葉県千葉市美浜区新港 8-2) の CRF-1 固型飼料 (30kGy- 線照射滅菌飼料) を飼料給餌器により自由摂取させた。

なお、試験に使用した飼料中の栄養成分と夾雑物については、オリエンタル酵母工業(株) から分析データを入手し、保管した。また、飼料中の夾雑物は、試験計画書に規定した許容基準と照合して異常のないことを確認した。

(3) 飲水

飲水は、被験物質投与中を含む全飼育期間を通して、市水 (神奈川県秦野市水道局供給) をフィルターろ過した後、紫外線照射し、自動給水ノズルから自由摂取させた。

なお、飲水は、試験施設として実施している定期サンプリングによる飲水を(財)食品薬品安全センター秦野研究所 (神奈川県秦野市落合 729-5) に依頼して、建築物衛生法施行規則第 4 条に基づく水質基準に適合していることを確認し、その記録は保管した。

2 - 3 観察・検査項目及び方法

2 - 3 - 1 動物の生死及び一般状態の観察

< 検疫及び馴化期間 >

生死及び瀕死の確認を毎日 1 回以上行った。一般状態の詳細な観察は、検疫開始日 (導入時) 検疫終了日及び群分け時に行った。

< 投与及び飼育期間 >

生死及び瀕死の確認、一般状態の観察を毎日 1 回以上行った。

2 - 3 - 2 体重測定

< 検疫及び馴化期間 >

測定時に生存する全動物について、検疫開始日（導入時）検疫終了日及び群分け時に体重を測定した。

<投与及び飼育期間>

解剖時に測定した。

2-3-3 試料の採取と検査

解剖時期: 動物は投与終了時、投与開始4時間目、8時間目及び24時間目に解剖した。

採取対象: 各解剖時期に、各群の（動物番号の小さい順に）3匹から採取した。

採取方法: 動物をエーテル麻酔下で、右腋窩動静脈の切断により放血致死させた。肝、肺及び脳よりマイクロアレイ用、病理組織学的検査用の試料を採取した。解剖時間は1匹あたり2分半から3分以内に脱血し、臓器採取を行った。また、肝、肺が摘出され、皮が頭部先端までむかれた状態のマウスを受けとってから各脳サンプルを得るまで、1匹あたり3分以内で試料を採取した。各群、定められた時刻に対して前後約15分（計30分）以内に完了した。解剖開始・終了時刻を記録した。詳しい手順は下記の通りとした。

(1) マイクロアレイ用サンプルチューブの作製・RNA用チューブの作製

1) ラベルシールの切り方

準備したもの

ラベルシール

ハサミ

仕切りのある箱（サンプルの種類別に、収納できるように仕切っておいた。）

ビニール袋

手袋

マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用して行った。）

Sample No.ごとに各種サンプル用ラベルシール（本体用・登録用）が、1枚の台紙上に連なっている。これを一番小さいSample No.が、一番上になるように番号順に重ねておいた。

番号を確認し、上から3枚をとり、ラベルシールの端と端が揃うように3枚を重ねた。

3枚がずれないようにしっかり指ではさみ、各サンプルの種類ごとにラベルシールを切り分けた。

切ったラベルシールは、一番小さいSample No.が一番上になるように番号順に重ねて、サンプルの種類別に箱に収めた。

不必要なラベルシールは、ビニール袋にまとめて収納し、実験終了後に処分した。

* 各項目の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

2) マイクロアレイ用サンプルチューブの作製

準備したもの

DNA LoBind Tube 2.0 mL : エッペンドルフ

RNAlater

分注用ピペット

分注用ピペットのチップ(25 mL)

100 mL チューブ

チューブラック

フリーズボックス

RNase 除去剤

ラベルシール

手袋

マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し、クリーンベンチ内で行った。）

準備

クリーンベンチ内をRNase 除去剤でふき、準備したものを持ち込んだ。

チューブを並べる

アルミホイル（25cm幅のものを30cmくらいに切って使用）を敷きRNase 除去剤でふいた。DNA LoBind Tubeを開封してアルミホイルの上にとり出し、必要本数のチューブを蓋のあいた状態でチューブラックに並べた。（一度、袋から出したチューブは袋には戻さないこととした。）

RNAlaterの分注

必要量+ のRNAlaterを100 mL チューブに分注した。分注用ピペットで並べたチューブに（Liver : 500 μ L/tube、Lung : 1,000 μ L/tube、Brain : B-A : 小脳（500） B-B : 脳幹（1,000） B-C : 大脳（1,000） P-A : 海馬（500） μ L/tube）分注した。

チューブの箱詰め

チューブの蓋をしめながらフリーズボックスに収納した。この時、チューブの破損がないか、分注ミスがないかを確認した。（破損しているもの、液量の少ないものは除外した。）

後片付け

持ち込んだものを取り出し、クリーンベンチを70%EtOHでふき、元の状態に戻した。

シール貼り

マイクロアレイ用サンプルのラベルシールを貼った。（ラベルシールの切り方・貼り方を参照）

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

3) ラベルシールの貼り方

準備したもの

ラベルシール（サンプル別に切り分けておいたもの）

サンプルチューブ（必要本数をフリーズボックスに詰めた状態にしておいた）

フリーズボックス（前項のフリーズボックスとは別に新しいものを準備した）

手袋
マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行った。）

サンプル1種類ずつ、一番小さいSample No. から貼る作業をはじめた。

チューブ1本をとり、チューブに不具合がないかを確認した。

シールの番号を確認し、シール1枚をとり、右側（バーコード側）が上になるように右手でシールを持った。

の状態のまま、シールの台紙を縦半分（本体用と登録用の間）に二つ折りするような感じで軽く曲げ、曲げた方向から本体用シールを左手でめくり、1/3程度を台紙からはがした。左手でループが左側にくるようにチューブを持ち、その時正面となる位置にバーコードを上にし、本体用シールを貼った。で台紙からはがした部分を先ずチューブに貼り、左手でチューブを半回転させシール全体をしっかりと貼り付けた。本体用シールをはがした後も登録用シールは、右手にもったままの状態とした。

左手でチューブをもったまま、右手の登録用シールをバーコードが下になるように持ちかえた。そのまま、シールの右端（台紙の切れ目より右側）をもち、左手で本体用シールが貼られていた台紙（切れ目より左側）を取り去った。登録用シールは、一部台紙がついた状態とした。

左手でループが右側にくるようにチューブを持ちかえ、その時、正面となる位置にバーコードを下にし、一部台紙のついた状態の登録用シールを貼った。シールがしっかりと貼られているかを確認し、チューブを新しいフリーズボックスに収納した。

4) サンプルチューブ風袋測定

風袋測定は、解剖実施日の2週間以上前に測定すると値が変わってしまう可能性があるため、解剖実施日の10日～1日前に行った。

準備したもの

ラベルシールを貼ったサンプルチューブ（マイクロアレイ用：RNAlaterを分注したもの）をフリーズボックスに詰めた状態とした。

フリーズボックス（前項のフリーズボックスとは別に新しいものを準備した）

手袋

マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行った。）

サンプル1種類ずつ、一番小さいSample No.から測定した。

サンプルチューブ1本をとり、番号を確認し、チューブに不具合がないかを確認した。

サンプルチューブから登録用シールを剥がし、本体用シールだけが貼られた状態のサンプルチューブを天秤にのせ、この重量を測定した。

重量が、一割以上少ないものや2割以上多いものについては、RNAlaterを分注しなおし、再測定した。

測定後、直ちに登録用シールを元の状態になるようサンプルチューブに貼り、本体用と登録

用シールの番号が同一であることを確認した。

のサンプルチューブを新しいフリーズボックスに収納した。
同様に次のサンプルチューブを測定した。

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

(2) 採取手順

1) 肝の摘出

トレイと生理食塩水（以下、生食）をいれたカップは、匹数分を準備し、1匹/枚（個）で使用した。

動物を麻酔し、右腋窩動静脈を切断し放血致死させた。

動物を仰臥位にし、70%エタノールをスプレーし、ハサミを用いて、腹部（中央より数mm尾側）の皮膚をリングピンセットでつまみ、正中線に対して垂直方向にハサミで切れ目を入れた。

切れ目の両端を引っ張って皮を剥いた。この際、指についた動物の毛を生食で洗浄、除去した。

筋層にVの字に切れ込みを入れ、肝を露出させた。

横隔膜の方から肝を徐々に切り離し、肝は生食につけた状態にした。

肝を生食から引き上げ、氷上のバランスディッシュへのせた。

ハサミ、ピンセットを生食で洗浄し、新しいトレイを準備し、次の動物を待った。

2) 天秤・麻酔

各解剖の開始・終了時間を記録した。

天秤で肝の重量を測定、記録した。

ピンセットは生食を入れたチューブで洗浄した（生食は群ごとに交換した）。

臓器を担当者に渡し、次の動物を準備し、約2分30秒間隔で動物を麻酔瓶に入れた。

3) 肝サンプリング

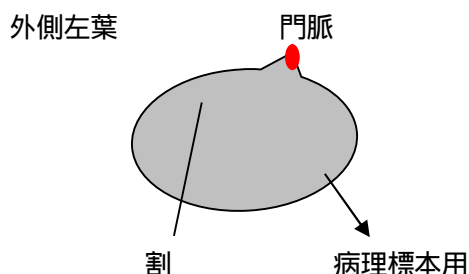
肝を、シルキーテックスを貼ったシャーレ（氷上）にのせた。

肝を背側が上になるようにおき、外側左葉をめぐって内側右葉を露出させた（胆嚢のついてる葉）。

の状態、胆嚢の左側の葉を1カ所（A）、右側の葉を2カ所（門脈近位：B、門脈遠位：C）トレパンで抜き取った。

3 mm径リングピンセットでAサンプルをマイクロアレイ用チューブに収め、サンプルがRN Alaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。B,Cサンプルについても同様に行った。各サンプルの厚さなるべく揃うように（重量としては30～40 mg）採取した。

肝の外側左葉を門脈部で他の葉から切り離し、下図の実線の位置で割をいれた。



門脈を含む方を病理標本用サンプルとし、で切り離した他の葉と共に10%ホルマリン液に移した。

使用した器具を生食で洗浄し、水気をふき取り、次のサンプリングに用いた。(生食は群ごとに交換した。)

解剖終了後、氷上のマイクロアレイ用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時にサンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルを収納した一時保管用箱は、4 の冷蔵庫に保管した。

<腫瘍や白点など限局した病変(変化)部のある個体のサンプル採取について>

病変(変化)部を含まないようにマイクロアレイ用サンプル採取した。その部分を避けて 3カ所から採取することが難しい場合、外側左葉の門脈遠位部(病理標本用サンプルの割を入れる付近)から採取した。

いずれの場合も所見と採取部位を登録台紙に記録した。いずれの場合も病変(変化)の性状を登録台紙に記録した。(動物の番号を丸でかこみ、その番号付近に病変(変化)の性状を記録した。また、指定外の部位から採取したものは、チューブ番号を丸でかこみ、その番号付近に部位を記録した。)

4) 肺サンプリング

マウスの受け取り

解剖担当者から肝摘出後のマウスをトレイごと受け取った。

横隔膜の切離

横隔膜を肋骨弓から切り離した。

肋骨の切断

肺を傷つけないように胸腔内臓器を片側によせ、左右の最後位肋骨から第1肋骨までを切断した。胸骨の延長線は、頸部とつながった状態にし、完全に切り離さないこととした。

気管の露出

片手で尾を固定し、胸骨を頭側方向に手で引き上げ、気管を露出させた。

気管の切断

気管を甲状腺の下で切断し、断端を持ち上げ気管を胸腔前口まで遊離させた。

RNAlaterの注入

気管断端に注射針(18G x 1 1/2 注射針+2.5 mL シリンジ)を針穴が隠れる程度挿入した。液漏れしないよう気管の上からピンセットで針を固定し、一気にRNAlater(2 mL)を注入した。

肺の摘出1

気管をピンセットではさんだまま、注射針を抜き、心臓をつけた状態で肺を摘出した。

肺の摘出2

摘出した肺をディッシュに移した。気管支を切断し左肺と、副葉を切除した右肺を取り出した。

RNA用サンプル採取 : 肺の切断

左肺を長軸方向で葉の幅1/2のところを切断し、肺門の遠位側をRNA用サンプルとし速やかにA tubeに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。

右肺を長軸方向で葉の幅1/2のところを切断し、肺門の遠位側をRNA用サンプルとし、速やかにB tubeに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。

病理標本用サンプル採取

肺門の近位側を病理標本用サンプルとし、左・右肺ともに断面をろ紙に（右肺は3葉の各断面がろ紙に接するように）貼り付け、ホルマリン固定した。

（肺は浮きやすいので、サンプルがホルマリンに浸かっていることを確認した。）

器具の洗浄

使用した器具を、生食で洗浄し水気をふき取り、次のサンプリングに用いた。

特に肺の切断用は、よく水気をふき取った。

解剖終了後のサンプル管理・マイクロアレイ用サンプル

氷上のRNA用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時にサンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルを収納した一時保管用箱は、4 の冷蔵庫に保管した。

解剖終了後のサンプル管理・病理標本用サンプル

サンプルの入った標本びんを、しんとう機に移し60分間しんとうした。

5) 脳摘出

マウスの受け取り

解剖担当者は剥皮する際に、できるだけ頭部先端までむいた

解剖担当者から肝、肺摘出後のマウスをトレイごと受け取った。

頭部の剥皮

術野を広くとれるようにハサミにて頭部全体の皮をむき、左手にて左右の皮にテンションがかかるようにしつつ、頭部をもった。

延髄部の切断

ハサミにて延髄部を切断した。この際、体部の筋・皮膚は頭部に付着した状態であり、完全に切り離さないようにした。

頭蓋骨の切断

脳を傷つけないように、ハサミを延髄側から頭蓋骨の正中に入れ、目の部位まで切断した。

脳の露出

脳が傷つかないように爪をひっかけるように指を使って、頭蓋骨を正中から左右に開き（観音開き）脳を露出させた。

脳の摘出

先曲ピンセットを、横から頭蓋と脳の間に入れ（右側の方が容易）（脳をできるだけ触らないように頭蓋にあてる感じで）硬膜の付着の有無を確認しつつ、硬膜の付着がある場合は除去し、徐々に頭蓋と脳の隙間を広げていき、視交差を切断し、最終的に先曲部分全体で脳底部を反転するようにして脳を摘出し、これを氷冷した硝子シャーレ上にある、生理食塩水で十分に湿らせたろ紙(ADVANTEC Filter paper 2)上においた。嗅球は切除し、脳としては採取しなかった。

6) 脳サンプリング

脳の左右の分離

切断しやすい様に、脳を適当な位置にシャーレの回転やピンセットを利用し置き、カミソリ刃にて正中で左右に切断し、右半分をピンセットにてろ紙に貼り付け、ホルマリンに入れ、左半分をろ紙上に、切断面を下側にして置いた。

作業者Bに渡した。

小脳の分離「作業者B分担分」

あらかじめ氷冷したピンセット2本を使用した。

延髄部分にピンセットを添えながら、先曲ピンセットを、小脳とその他との境界部に入れ、底面までおろし、ろ紙上を滑らせるようにして小脳を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れた）。

脳幹の分離

延髄部分にピンセットを添えながら、大脳皮質と脳幹部の境界に、優しく先曲ピンセットの先曲部分を添え、両部位を少し剥離する様、境界を少しあけるようにし、海馬を見据えた後、脳幹部の底部のみを先曲ピンセットで挟み込む様につまみ、脳幹部を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れた）。

海馬と大脳皮質の分離

残った脳部分の（小脳側に）海馬がみえる。海馬の境界をしっかりと認識した後に、大脳皮質と海馬の境界部分に優しく先曲ピンセットの先曲部分を添え、海馬部位を軽くめくるように反転することにより海馬を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れる）。白い部分は線条体であり、先曲ピンセットにてつまむように剥離し、大脳皮質の方に付着させた。

RNAサンプル

各サンプルをRNA用サンプルチューブに入れ、RNAlaterに浸かっていることを確認しサンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移した。登録用シールは、登録台紙に貼った。

器具の洗浄

使用した器具を、生食で洗浄し水気を取り、次のサンプリングに用いた。

解剖終了後のサンプル管理・RNA用サンプル

氷上のRNA用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時に、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。全てを移し終えたら箱の中のサンプル数を数え、tube check sheetにチェックを入れた。サンプリング担当者以外の人に同様

にサンプル数をチェックしてもらい、問題がなければサンプルの入った一時保管用箱を4の冷蔵庫に保管した。

解剖終了後のサンプル管理・病理標本用サンプル

サンプルの入った標本びんをしんとう機に移し60分しんとうした。

7) 注意事項

全ての作業は作業着、手袋及びマスクを着用して行った。作業台をRNase AWAYで清拭し、RI実験用の紙（ポリエチレンろ紙）を敷いて作業した。臓器摘出、秤量以外の操作は氷上で行った。

サンプルに動物の毛、血液、他の臓器が混入しないようにした。日内変動で遺伝子発現量が変わるため、各採取時期のサンプル採取は約30分以内（2分半/匹）に終わらせた。

8) 試料の処理

肝のマイクロアレイ用サンプルは、RNAlater入りのサンプルチューブ内で一晩冷蔵（4℃）後、サンプル重量を測定し、-80℃で保存した。

(3) マイクロアレイ用サンプル（RNAlaterに浸かっているもの）重量測定

マイクロアレイ用サンプルは、RNAlaterに4℃で一晩静置した後（全ての解剖が終了した翌日）重量測定を行った。

（サンプルチューブに入った状態で重量測定し、その値から風袋を差し引いたものをサンプル重量とした。）

使用した器具及び試薬類

マイクロアレイ用サンプル（RNAlaterに浸かったもの）

マイクロアレイ用サンプルは、RNAlaterに4℃で一晩静置した後（全ての解剖が終了した翌日以降）重量測定を行った。

フリーズボックス（フリーズボックスは新しいものを準備し、ラベルした）

手袋

マスク

氷

Ice box（マイクロアレイ用サンプルを収納している箱と新しいフリーズボックスがいれられる大きさのもの）

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行うこととした。）

Ice boxに氷をいれ、この上に、マイクロアレイ用サンプルを収納している箱と新しいフリーズボックスをおいた。

サンプルは、1種類ずつ、一番小さいSample No.から測定しはじめた。

サンプル1本をとり、番号を確認し、重量を測定した。

測定後、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認し、サンプルを新しいフリーズボックスに収納した。

同様に次のサンプルを測定した。

測定後のサンプルは、-80℃で保存した。

この測定値から、風袋を差し引いたものをサンプル重量とした。

(4) マイクロアレイ用サンプルの保存及び送付

肝、肺及び脳のmRNA測定用サンプルは4 で一晩保存後、肝はサンプル重量測定し、超低温庫（-80 ）で凍結して保存した。

これらの保存サンプルは、解剖から1週間以内にドライアイスを含めて、下記宛先に送付した。

〒158-8501 東京都世田谷区上用賀1-18-1

国立医薬品食品衛生研究所 安全性生物試験研究センター

毒性部 高橋 裕次

2 - 3 - 4 病理学的検査

(1) 剖検

全ての解剖動物について、肝、肺及び脳の肉眼的観察を行った。

(2) 臓器重量

全ての解剖動物について、肝の湿重量を測定した。

(3) 病理組織学的検査

2-3-3に記載した病理組織学検査用に採取した肝、肺及び脳について、切り出し、パラフィン包埋した。その後、薄切、ヘマトキシリン・エオジン染色を行い、光学顕微鏡により検査し、病理組織診断結果のみを報告した。なお、病理標本（パラフィンブロックとプレパラート）は日本バイオアッセイ研究センターで保管する。

2 - 4 数値の取り扱いと表示

各数値データは、測定機器の精度に合わせて表示した。

吸入チャンバー内の被験物質濃度は ppm を単位として測定し、表示した。

体重は g を単位とし、小数点以下第 1 位まで測定し、表示した。

臓器湿重量は、g を単位とし、小数点以下第 3 位まで測定し、表示した。

なお、各数値データの平均値及び標準偏差は、上記に示す桁数と同様になるよう四捨五入を行い表示した。

3 試験成績

3 - 1 吸入チャンバー内の被験物質濃度

吸入チャンバー内の被験物質濃度を表 4 に示した。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標投与濃度 0.04、0.12 及び 0.40 ppm に対し、測定値の平均 ± 標準偏差は、それぞれ 0.0402 ± 0.0013 ppm、 0.126 ± 0.007 ppm 及び 0.442 ± 0.053 ppm であった。

3 - 2 動物の生死及び一般状態

全ての動物が、定期解剖時まで生存した。また、いずれの動物も特記すべき一般状態の変化を認めなかった。

3 - 3 体重

解剖時の体重(g)を表 5 に示した。

3 - 4 病理学的検査

3 - 4 - 1 剖検観察

肝、肺及び脳の剖検所見を表 6 に示した。

いずれの動物も特記すべき変化を認めなかった。

3 - 4 - 2 臓器重量

肝臓湿重量(g)を表 5 に示した。

3 - 4 - 3 病理組織学的検査

肝、肺及び脳の病理組織学的検査の結果を表 7 に示した。

いずれの動物も被験物質の影響は特に認めなかった。

表 1 吸入チャンバー内環境の測定結果：温度（2時間 / 日、単回暴露）

単位：

チャンバー	CH-1	CH-2	CH-3	CH-4
群	対照群	0.04 ppm 群	0.12 ppm 群	0.40 ppm 群
全期間				
時間別平均値				
投与開始～投与終了時	22.8	23.0	22.9	23.1
投与開始～投与開始 4 時間目	22.6	22.7	22.7	22.7
投与開始～投与開始 8 時間目	22.6	22.7	22.7	22.6
投与開始～投与開始 24 時間目	22.6	22.7	22.6	22.6

表 2 吸入チャンバー内環境の測定結果：湿度（2時間 / 日、単回暴露）

単位：%

チャンバー	CH-1	CH-2	CH-3	CH-4
群	対照群	0.04 ppm 群	0.12 ppm 群	0.40 ppm 群
全期間				
時間別平均値				
投与開始～投与終了時	52.6	51.7	51.8	52.7
投与開始～投与開始 4 時間目	52.8	52.0	52.1	53.2
投与開始～投与開始 8 時間目	52.9	52.1	52.0	53.2
投与開始～投与開始 24 時間目	53.5	52.8	52.8	54.0

表 3 吸入チャンバー内環境の測定結果：換気量と換気回数（2時間/日、単回暴露）

単位：換気量 L/min 換気回数 回/時

チャンバー	CH-1		CH-2		CH-3		CH-4	
群	対照群		0.04 ppm 群		0.12 ppm 群		0.40 ppm 群	
	換気量	換気回数	換気量	換気回数	換気量	換気回数	換気量	換気回数
全期間								
平均値	212.1	12.0	213.7	12.1	212.3	12.0	214.1	12.1
標準偏差	0.5	0.0	0.1	0.0	0.1	0.0	0.5	0.0
時間別平均値								
投与開始 ~ 投与終了時	211.5	12.0	213.6	12.1	212.3	12.0	214.8	12.2
投与開始 ~ 投与開始 4 時間目	211.9	12.0	213.7	12.1	212.1	12.0	213.7	12.1
投与開始 ~ 投与開始 8 時間目	212.4	12.0	213.7	12.1	212.4	12.0	213.9	12.1
投与開始 ~ 投与開始 24 時間目	212.6	12.0	213.6	12.1	212.4	12.0	213.9	12.1

表 4 吸入チャンバー内の被験物質濃度 (2 時間 / 日、単回暴露)

	単位: ppm			
	対照群	0.04 ppm群	0.12 ppm群	0.40 ppm群
平均濃度	0	0.0402	0.126	0.442
標準偏差	0	0.0013	0.007	0.053

表 5 解剖時体重及び肝臓重量 (2時間 / 日、単回暴露)

投与終了時解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1001	24.5	1.209	1.223	0.023
	1002	25.2	1.250		
	1003	23.5	1.210		
0.04 ppm 群	1101	24.0	1.209	1.058	0.150
	1102	22.7	1.056		
	1103	24.3	0.910		
0.12 ppm 群	1201	22.6	1.140	1.085	0.048
	1202	23.8	1.055		
	1203	23.0	1.059		
0.40 ppm 群	1301	25.3	1.386	1.307	0.099
	1302	25.2	1.340		
	1303	23.3	1.196		

投与開始 4 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1004	24.7	1.119	1.093	0.038
	1005	24.2	1.050		
	1006	23.2	1.110		
0.04 ppm 群	1104	23.9	1.141	1.209	0.074
	1105	24.1	1.197		
	1106	23.9	1.288		
0.12 ppm 群	1204	25.0	1.184	1.084	0.121
	1205	23.3	1.119		
	1206	25.2	0.950		
0.40 ppm 群	1304	25.5	1.299	1.228	0.102
	1305	24.4	1.273		
	1306	23.1	1.111		

投与開始 8 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1007	23.3	0.793	0.901	0.159
	1008	23.1	0.826		
	1009	25.4	1.084		
0.04 ppm 群	1107	24.2	0.831	0.945	0.137
	1108	23.6	0.906		
	1109	25.8	1.097		
0.12 ppm 群	1207	23.1	1.040	1.040	0.007
	1208	25.2	1.047		
	1209	24.3	1.034		
0.40 ppm 群	1307	26.0	1.212	1.121	0.079
	1308	25.0	1.075		
	1309	23.2	1.077		

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1010	26.0	1.404	1.352	0.047
	1011	26.6	1.314		
	1012	26.5	1.337		
0.04 ppm 群	1110	25.4	1.385	1.443	0.200
	1111	29.0	1.666		
	1112	26.2	1.279		
0.12 ppm 群	1210	25.4	1.284	1.210	0.163
	1211	27.1	1.322		
	1212	25.1	1.023		
0.40 ppm 群	1310	25.3	1.423	1.379	0.041
	1311	25.7	1.343		
	1312	25.6	1.372		

表 6 剖検所見 (2時間 / 日、単回暴露)

投与終了時解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1001	著変なし	著変なし	著変なし
	1002	著変なし	著変なし	著変なし
	1003	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1101	著変なし	著変なし	著変なし
	1102	著変なし	著変なし	著変なし
	1103	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1201	著変なし	著変なし	著変なし
	1202	著変なし	著変なし	著変なし
	1203	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1301	著変なし	著変なし	著変なし
	1302	著変なし	著変なし	著変なし
	1303	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 4 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1004	著変なし	著変なし	著変なし
	1005	著変なし	著変なし	著変なし
	1006	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1104	著変なし	著変なし	著変なし
	1105	著変なし	著変なし	著変なし
	1106	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1204	著変なし	著変なし	著変なし
	1205	著変なし	著変なし	著変なし
	1206	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1304	著変なし	著変なし	著変なし
	1305	著変なし	著変なし	著変なし
	1306	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 8 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1007	著変なし	著変なし	著変なし
	1008	著変なし	著変なし	著変なし
	1009	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1107	著変なし	著変なし	著変なし
	1108	著変なし	著変なし	著変なし
	1109	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1207	著変なし	著変なし	著変なし
	1208	著変なし	著変なし	著変なし
	1209	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1307	著変なし	著変なし	著変なし
	1308	著変なし	著変なし	著変なし
	1309	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1010	著変なし	著変なし	著変なし
	1011	著変なし	著変なし	著変なし
	1012	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1110	著変なし	著変なし	著変なし
	1111	著変なし	著変なし	著変なし
	1112	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1210	著変なし	著変なし	著変なし
	1211	著変なし	著変なし	著変なし
	1212	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1310	著変なし	著変なし	著変なし
	1311	著変なし	著変なし	著変なし
	1312	著変なし	著変なし	著変なし

表 7 病理組織所見（2時間/日、単回暴露）

投与終了時解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1001	著変なし	著変なし	著変なし
	1002	著変なし	著変なし	著変なし
	1003	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1101	著変なし	著変なし	著変なし
	1102	著変なし	著変なし	著変なし
	1103	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1201	著変なし	著変なし	著変なし
	1202	著変なし	著変なし	著変なし
	1203	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1301	著変なし	著変なし	著変なし
	1302	著変なし	著変なし	著変なし
	1303	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 4 時間目解剖

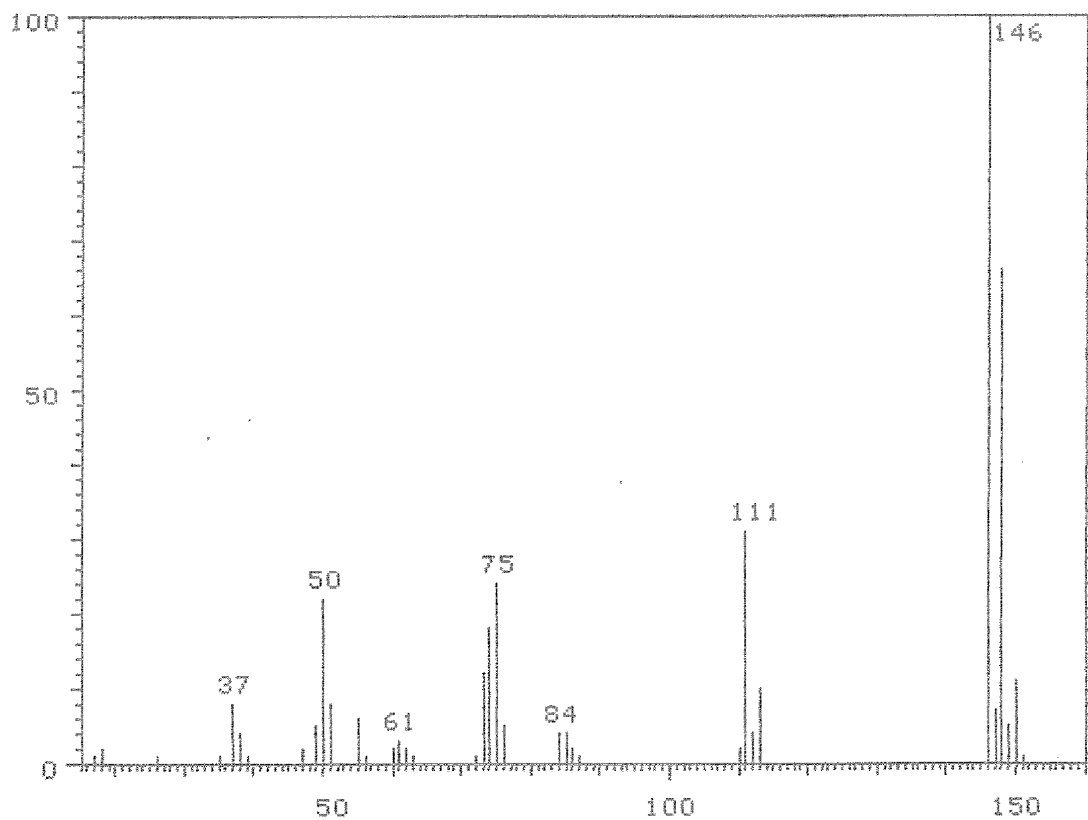
群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1004	著変なし	著変なし	著変なし
	1005	著変なし	著変なし	著変なし
	1006	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1104	著変なし	著変なし	著変なし
	1105	著変なし	著変なし	著変なし
	1106	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1204	著変なし	著変なし	著変なし
	1205	著変なし	著変なし	著変なし
	1206	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1304	著変なし	著変なし	著変なし
	1305	著変なし	著変なし	著変なし
	1306	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 8 時間目解剖

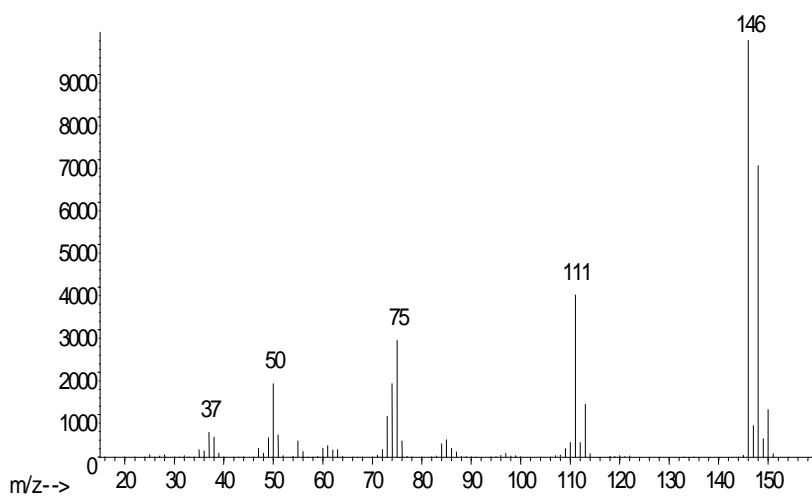
群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1007	軽度な変化： 炎症性細胞集簇巣	著変なし	著変なし
	1008	著変なし	著変なし	著変なし
	1009	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1107	著変なし	著変なし	著変なし
	1108	著変なし	著変なし	著変なし
	1109	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1207	著変なし	著変なし	著変なし
	1208	著変なし	著変なし	著変なし
	1209	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1307	著変なし	著変なし	著変なし
	1308	著変なし	著変なし	著変なし
	1309	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1010	著変なし	著変なし	著変なし
	1011	著変なし	著変なし	著変なし
	1012	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1110	著変なし	著変なし	著変なし
	1111	著変なし	著変なし	著変なし
	1112	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1210	著変なし	著変なし	著変なし
	1211	著変なし	著変なし	著変なし
	1212	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1310	著変なし	著変なし	著変なし
	1311	著変なし	著変なし	著変なし
	1312	著変なし	著変なし	著変なし



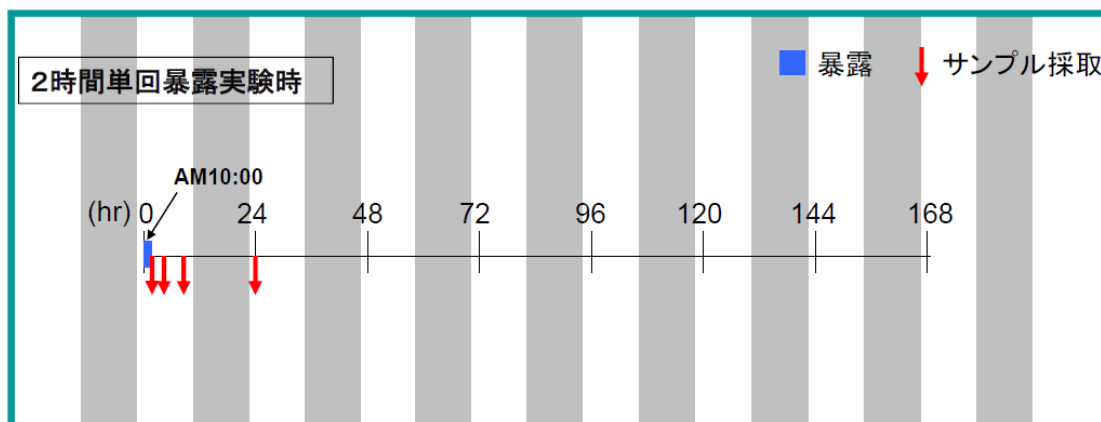
被験物質のマススペクトル



パラジクロロベンゼンのマススペクトル

McLafferty FW, ed. 1994. Wiley Registry of Mass Spectral Data.
6th ed. New York, NY:John Wiley and Sons.

図1 マススペクトル



暴露2、4、8、24時間後に観測 [刻：12時、14時、18時、10時]

図 2 試験スケジュール (2 時間 / 日、単回暴露)

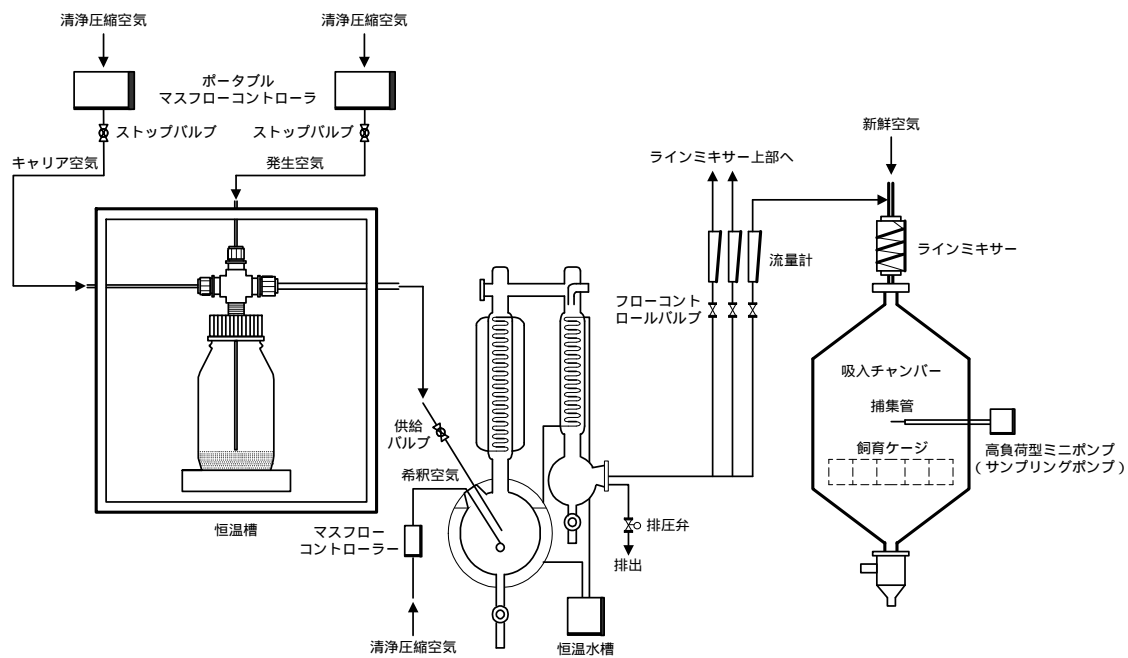


図 3 吸入装置のシステム

別紙 - 1

検査成績書

中央労働災害防止協会 日本バイオアッセイ研究センター 御中

2014年5月22日
和光純薬工業株式会社

Code No.047-01315

p-ジクロロベンゼン



規格/等級	和光特級	
Lot No.	PDM2926	
数量	500g × 1	
検査項目	検査成績	規格値
外観	白色の結晶	白色の結晶
エタノール溶状	澄明	試験適合(澄明)
水分	0.0%	0.1%以下
含量(毛管カラムGC)	99.9%	98.0%以上
検査年月日	2013/04/25	

判定	合格	検査責任者	木村 誠
----	----	-------	------

(1/1)

成績書発行番号

9201042

委託研究報告書

・キシレンのマウスを用いた極低濃度暴露試験

報告書

(2時間/日、単回暴露)

試験番号：0837

CAS No. 1330-20-7

中央労働災害防止協会

日本バイオアッセイ研究センター

要約

化学物質の極低濃度暴露による生体影響検出の技術開発を目的として、生活環境中の濃度に即した極低濃度のキシレンを C57BL/6J 雄マウスに 2 時間/日、単回全身暴露（経気道投与）し、遺伝子発現解析用の肝、肺及び脳の組織を採取した。

本試験は、被験物質投与群 3 群と対照群 1 群の計 4 群の構成で、各群 12 匹、合計 48 匹のマウスを用いた。投与濃度は、0.2、0.7 及び 2 ppm とした。対照群は清浄空気による換気のみとした。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着 - 溶媒抽出法により測定した。投与終了時、並びに投与開始 4 時間目、8 時間目及び 24 時間目に各群 3 匹の動物を解剖し、肝、肺及び脳から遺伝子発現解析のための RNA 用サンプルを採取するとともに、病理組織学的検査用サンプルを採取した。

吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標投与濃度 0.2、0.7 及び 2 ppm に対し、測定値の平均 ± 標準偏差は、それぞれ 0.210 ± 0.005 ppm、 0.766 ± 0.017 ppm 及び 2.07 ± 0.05 ppm であった。また、キシレンの不純物である吸入チャンバー内のエチルベンゼン濃度は、キシレンの目標投与濃度 0.2、0.7 及び 2 ppm に対し、測定値の平均 ± 標準偏差は、それぞれ 0.0503 ± 0.0013 ppm、 0.183 ± 0.005 ppm 及び 0.492 ± 0.012 ppm であった。

剖検と病理組織学的検査では、全動物とも肝、肺及び脳に特記すべき所見を認めなかった。

遺伝子発現解析のための RNA 用サンプルは試験委託者に送付した。

1. 試験材料

1-1 被験物質の性状等

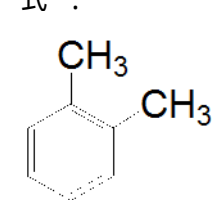
1-1-1 名称等

名称：キシレン(Xylene)(*o*-体、*m*-及び*p*-体の混合キシレン)

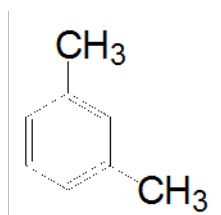
CAS No.： 1330-20-7

1-1-2 構造式及び分子量

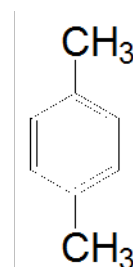
構造式：



o-キシレン



m-キシレン



p-キシレン

分子量： 106.17

1-1-3 物理化学的性状等

性状： 無色の液体

沸点： 144 (*o*-体)、139.3 (*m*-体)、137~138 (*p*-体)

蒸気圧： 0.7kPa(*o*-体、20)、0.8kPa(*m*-体、20)、0.9kPa(*p*-体、20)

比重： 0.8801(*o*-体、20 /4)、0.8684(*m*-体、15 /4)、0.86104(*p*-体、20 /4)

1-2 被験物質のロット等

製造元： 和光純薬工業株式会社

カタログ番号： 244-00081(3Lガロン瓶)

ロット番号： KQR1283

純度： 本試薬中の、被験物質キシレンの*o*-、*m*-、*p*-体及びエチルベンゼンの含有量(絶対純度%)はそれぞれ24.1%、39.1%、17.5%及び14.3%(これら4物質の合計を100%とした相対純度では、25.1%、41.0%、18.3%及び15.6%)である。なお、先行研究で用いたキシレン中の*o*-、*m*-、*p*-体及びエチルベンゼンの3異性体及び不純物を100%とした相対純度は、25.6%、40.9%、18.1%及び15.4%であることが報告されており、本試験で使用したキシレンとほぼ同様な組成であった。

詳細は別紙 - 1 - 1 及び1 - 2を参照

1-3 被験物質の特性

使用した被験物質の特性を確認した。

1 - 4 試験動物

1 - 4 - 1 種、系統及び清浄度

種 : マウス
系 統 : C57BL/6J
清浄度 : SPF

1 - 4 - 2 性及び導入匹数

雄 : 58匹

1 - 4 - 3 週齢

導 入 時 週 齢 : 生後10週齢 2014年4月17日生まれ

投与開始時週齢 : 生後12週齢

解剖サンプリング時週齢 : 生後12週齢

1 - 4 - 4 供給業者

日本チャールス・リバー（株）厚木飼育センター

1 - 4 - 5 検疫及び馴化

動物導入後、1週間の検疫を行った。検疫期間後、動物を吸入チャンバー室に移動し、1週間の馴化を行った。

検疫期間 : 7日間 (2014年6月26日 ~ 2014年7月 2日)

馴化期間 : 7日間 (2014年7月 3日 ~ 2014年7月 9日)

2. 試験方法

2 - 1 投与

2 - 1 - 1 投与経路

投与経路は全身暴露による経気道投与とした。

2 - 1 - 2 被験物質の投与方法

投与は、試験動物を収容した吸入チャンバー内に、設定濃度に調整した被験物質を含む空気を送り込み、動物に全身暴露することにより行った。

2 - 1 - 3 投与期間 (図 2 参照)

投与は単回2時間暴露 (午前10時から午後0時) とした。

2-1-4 投与濃度

投与濃度は、0.2、0.7及び2 ppmの3段階（公比約3）に設定した。なお、対照群はHEPAフィルターと活性炭フィルターにより濾過した新鮮空気による換気のみとした。

2-1-5 投与経路及び投与濃度の設定理由

投与経路は、室内環境におけるヒトへの主な暴露経路に合わせ、全身暴露による経気道投与とした。

投与濃度はキシレンの室内濃度指針値である0.2 ppmを考慮して、最高投与濃度を2 ppmとし、以下0.7、0.2 ppmの3段階の濃度（公比約3）を設定した。

2-1-6 先行研究におけるキシレン暴露に関する当センターでの暴露結果

当センターでは、平成19年度に化学物質を極低濃度で実験動物に経気道で暴露することを目的として、キシレン（混合キシレン）を対象として室内濃度指針値（0.2 ppm）を考慮した濃度でマウスに全身暴露する実験を実施した。被験物質の発生は、被験物質供給装置（柴田科学株式会社特注）の発生容器内の被験物質を循環式恒温槽で加熱（22℃）しながら、清浄空気のバブリングにより蒸発させた。この被験物質を含む空気を循環式恒温槽で一定温度（17℃）に冷却後、清浄空気（希釈空気）と混合しながら循環式恒温槽で一定温度に再加熱（23℃）し、一定濃度にした後、流量計を用いて一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに供給した。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着・溶媒抽出法により測定した。すなわち、サンプリング用ポンプとして高負荷型ミニポンプ（MP-100H、柴田科学株式会社製）を用いて、動物を収容したケージの上部に設置した捕集管（ORBOTM-91 Tube, Extra-Large、SUPELCO社製）に吸入チャンバー内の空気を吸引した。サンプリング用ポンプの吸引流量は0.5 L/分とした。捕集時間は暴露時間（暴露開始から暴露停止まで）に合わせ6時間とした。捕集管の暴露1回当たりの使用本数は、対照群は1本、暴露群は各濃度とも3本とした。捕集管の前処理及び分析条件は、捕集管の活性炭（1層及び2層）を取り出し、各々、バイアル瓶（柴田科学株式会社製）に入れ、二硫化炭素（和光純薬工業株式会社製、作業環境測定用）を加え、蓋をしてダイレクトミキサー（サマル化学産業株式会社製）を用いて振とうした。各濃度の活性炭1層の抽出液は、検量線の所定の濃度範囲に入るように希釈した。その後、バイアル瓶（Agilent Technologies社製）に入れ、蓋をしてガスクロマトグラフ（Agilent Technologies社製 HP5890A）により測定した。ガスクロマトグラフの分析条件は、カラムはDB-WAX（0.25 mmφ × 60m）、キャリアーガスはヘリウム、検出器はFIDを用い、カラム温度は100℃（5℃/min）150℃、注入口温度は200℃、検出器温度は200℃、試料注入量は1 µLとした。

キシレン濃度は、*o*-、*m*-及び*p*-キシレンの各濃度を合計した濃度とした。先行研究（6時間/日 × 7日間暴露）において、0.2、0.7及び2 ppmの目標暴露濃度で実験を行った結果、吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標暴露濃度0.2、0.7及び2 ppmに対し、測定値の平均 ± 偏差（最低～最高値）は、それぞれ0 ± 0 ppm（全期間とも0 ppm）、0.207 ± 0.006 ppm（0.198 ppm～0.216 ppm）、0.703 ± 0.025 ppm（0.673 ppm～0.748 ppm）及び2.009 ± 0.161 ppm（1.808 ppm～2.252 ppm）であった。

また、各濃度におけるキシレンの*o*-体及び*m*-*p*-体の比率（%）は、これら3種の異性体の合計を100%とした場合、0.2 ppm、0.7 ppm及び2 ppmの各濃度群ともに、19.3%、80.7%であり、各濃度群において同じ比率であった。なお先行研究では、暴露空気中の不純物であるキシレン濃度に対するエチルベンゼンの濃度は、0.7 ppmにおいて16%、2 ppmにおいて19%の割合で存

在することが確認されている。

2-1-7 被験物質の暴露方法（図3）

先行研究の設定条件と同様に、被験物質供給装置（柴田科学株式会社特注）の発生容器内の被験物質を循環式恒温槽で加熱（22℃）しながら、清浄空気のパプリングにより蒸発させた。この被験物質を含む空気を循環式恒温槽で一定温度（17℃）に冷却後、清浄空気（希釈空気）と混合しながら循環式恒温槽で一定温度に再加熱（23℃）し、一定濃度にした後、流量計を用いて一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに供給した。対照群は新鮮空気の換気のみとし、新鮮空気はHEPAフィルターと活性炭フィルターにより濾過して使用した。

2-1-8 被験物質濃度の測定

キシレン濃度は、*o*-、*m*-及び*p*-キシレンの各濃度を合計した濃度とした。吸入チャンバー内の被験物質（*o*-、*m*-及び*p*-キシレンの混合物）の濃度は、これら3種の異性体のそれぞれの濃度につき、固相吸着・溶媒抽出法により測定することにより算出した。これと同時にエチルベンゼンの濃度も測定した。先行研究では*m*-と*p*-体及び不純物であるエチルベンゼンのそれぞれの単独の濃度は測定できなかったが、本実験ではガスクロマトグラフ用のカラムにXylene Master（信和化工株式会社）を採用した事により、これら3種の異性体に加えて不純物であるエチルベンゼンの各濃度が測定できる様になった。測定に際しては、サンプリング用ポンプとして高負荷型ミニポンプ（MP-100H、柴田科学株式会社製）を用いて、動物を収容したケージの上部に設置した捕集管（ORBOTM-91 Tube, Extra-Large, SUPELCO社製）に吸入チャンバー内の空気を吸引した。サンプリング用ポンプの吸引流量は0.5 L/分とした。捕集時間は投与時間（投与開始から投与停止まで）に合わせ2時間とした。捕集管の暴露1回当たりの使用本数は、対照群は1本、投与群は各濃度とも3本とした。捕集管の前処理及び分析条件は、捕集管の活性炭（1層及び2層）を取り出し、各々、バイアル瓶（柴田科学株式会社製）に入れ、二硫化炭素（和光純薬工業株式会社製、作業環境測定用）を加え、蓋をしてダイレクトミキサー（サマル化学産業株式会社製）を用いて振とうした。各濃度の活性炭1層の抽出液は、検量線の所定の範囲に入るように希釈した。その後、バイアル瓶（Agilent Technologies社製）に入れ、蓋をしてガスクロマトグラフ（Agilent Technologies社製 HP5890A）により測定した。ガスクロマトグラフの分析条件は、カラムはXylene Master(0.32mmφ×50m)、キャリアーガスはヘリウム、検出器はFIDを用い、カラム温度は65℃、注入口温度は200℃、検出器温度は200℃、試料注入量は1µLとした。

2-2 動物管理

2-2-1 各群の使用動物数

投与群3群及び対照群1群の計4群を設け、各群12匹の動物を用いた。また、投与終了時、投与開始4時間目、8時間目及び24時間目の解剖期を設けた。

各群の使用動物数と動物番号

群番号	群名称	解剖期	雄 使用動物数(動物番号)
0	対 照 群	投与終了時解剖	3 匹 (1001 ~ 1003)
		投与開始 4 時間目解剖	3 匹 (1004 ~ 1006)
		投与開始 8 時間目解剖	3 匹 (1007 ~ 1009)
		投与開始 24 時間目解剖	3 匹 (1010 ~ 1012)
1	0.2 ppm 群	投与終了時解剖	3 匹 (1101 ~ 1103)
		投与開始 4 時間目解剖	3 匹 (1104 ~ 1106)
		投与開始 8 時間目解剖	3 匹 (1107 ~ 1109)
		投与開始 24 時間目解剖	3 匹 (1110 ~ 1112)
2	0.7 ppm 群	投与終了時解剖	3 匹 (1201 ~ 1203)
		投与開始 4 時間目解剖	3 匹 (1204 ~ 1206)
		投与開始 8 時間目解剖	3 匹 (1207 ~ 1209)
		投与開始 24 時間目解剖	3 匹 (1210 ~ 1212)
3	2 ppm 群	投与終了時解剖	3 匹 (1301 ~ 1303)
		投与開始 4 時間目解剖	3 匹 (1304 ~ 1306)
		投与開始 8 時間目解剖	3 匹 (1307 ~ 1309)
		投与開始 24 時間目解剖	3 匹 (1310 ~ 1312)

2-2-2 群分け及び個体識別方法

群分けは、投与前日に行った。供試動物の各群への割り当ては、一般状態及び体重の推移に異常を認めない動物を体重の重い順より各群に 1 匹ずつ割り当て、二巡目からは各群の動物の体重の合計を比較して、小さい群より順に体重の重い動物を割り当てることにより、群間の体重の偏りを小さくする群分け方法（適正層別方式）により実施した。

動物の個体識別は、検疫期間、馴化期間及び投与期間ともケージに個体識別番号を記したラベルを付すことにより行った。なお、動物はバリア区域内の独立した室（516 室）に収容し、室の扉に試験番号、動物種及び動物番号を表示し、他の試験及び異種動物と区別した。

2-2-3 飼育条件

(1) 飼育環境

検疫期間中は検疫室（517 室）で、馴化期間及び投与期間中は吸入試験室（516 室）で動物を飼育した。投与は吸入試験室の吸入チャンバーを使用した。

検疫室、吸入試験室及び吸入チャンバー内の環境条件及び使用したケージを以下に示した。また、吸入チャンバー内温度・湿度の実測値の範囲＜最低値～最高値＞を下に、温度・湿度、換気量と換気回数の時間別平均値を表 1～3 に示した。検疫室、吸入試験室及び吸入チャンバー内の環境には、動物の健康状態に影響を与えるような大きな変化は認められなかった。

温 度 : 検疫室 ; 23 ± 2
 吸入試験室 ; 21 ± 2
 吸入チャンバー内 ; 20 ~ 24 < 22.5 ~ 22.8 >
 湿 度 : 検疫室 ; 55 ± 15%
 吸入チャンバー内 ; 30 ~ 70% < 51.0 ~ 53.4% >
 明暗サイクル : 12 時間点灯(8:00 ~ 20:00) / 12 時間消灯(20:00 ~ 8:00)
 換気回数 : 検疫室 ; 15 ~ 17 回 / 時
 吸入試験室 ; 5 ~ 7 回 / 時
 吸入チャンバー内 ; 12 ± 1 回 / 時 < 11.9 ~ 12.1 回 >
 圧 力 : 吸入チャンバー内 ; 0 ~ - 15 × 10Pa
 吸入チャンバー容積 : 1060L
 ケージへの動物の収容方法 : 単飼
 ケージの材質・形状・寸法等 :
 飼育期間 ; ステンレス製 2 連網ケージ (112(W) × 212(D) × 120(H) mm/匹)
 投与 ; ステンレス製 5 連網ケージ (100(W) × 116(D) × 120(H) mm/匹)

(2) 飼料

飼料は、被験物質投与中を除いて、オリエンタル酵母工業(株) (千葉工場 : 千葉県千葉市美浜区新港 8-2) の CRF-1 固型飼料 (30kGy- 線照射滅菌飼料) を飼料給餌器により自由摂取させた。

なお、試験に使用した飼料中の栄養成分と夾雑物については、オリエンタル酵母工業(株) から分析データを入手し、保管した。また、飼料中の夾雑物は、試験計画書に規定した許容基準と照合して異常のないことを確認し、保管した。

(3) 飲水

飲水は、被験物質投与中を含む全飼育期間を通して、市水 (神奈川県秦野市水道局供給) をフィルターろ過した後、紫外線照射し、自動給水ノズルから自由摂取させた。

なお、飲水は、試験施設として実施している定期サンプリングによる飲水を(財)食品薬品安全センター秦野研究所 (神奈川県秦野市落合 729-5) に依頼して、水道法を参考にして規定した項目について分析し、結果を試験計画書に規定した許容基準と照合して異常のないことを確認し、保管した。

2 - 3 観察・検査項目及び方法

2 - 3 - 1 動物の生死及び一般状態の観察

< 検疫及び馴化期間 >

生死及び瀕死の確認を毎日1回以上行った。一般状態の詳細な観察は、検疫開始日(導入時)、検疫終了日及び群分け時に行った。

< 投与及び飼育期間 >

生死及び瀕死の確認、一般状態の観察を毎日 1 回以上行った。

2-3-2 体重測定

< 検疫及び馴化期間 >

測定時に生存する全動物について、検疫開始日（導入時）、検疫終了日及び群分け時に体重を測定した。

< 投与及び飼育期間 >

解剖時に測定した。

2-3-3 試料の採取と検査

解剖時期: 動物は投与終了時、投与開始4時間目、8時間目、24時間目に解剖した。

採取対象: 各解剖時期に、各群の（動物番号の小さい順に）3匹から採取した。

採取方法: 動物をエーテル麻酔下で、右腋窩動静脈の切断により放血致死させた。肝、肺及び脳よりマイクロアレイ用、病理組織学的検査用の試料を採取した。解剖時間は1匹あたり2分半から3分以内に脱血し、臓器採取を行った。また、肝、肺が摘出され、皮が頭部先端までむかれた状態のマウスを受けとってから各脳サンプルを得るまで、1匹あたり3分以内で試料を採取した。各群、定められた時刻に対して前後約15分（計30分）以内に完了した。解剖開始・終了時刻を記録した。詳しい手順は下記の通りとした。

(1) マイクロアレイ用サンプルチューブの作製・RNA用チューブの作製

1) ラベルシールの切り方

準備したもの

ラベルシール

ハサミ

仕切りのある箱（サンプルの種類別に、収納できるように仕切っておいた。）

ビニール袋

手袋

マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用して行った。）

Sample No.ごとに各種サンプル用ラベルシール一揃い（本体用・登録用）が、1枚の台紙上に連なっている。これを一番小さいSample No.が、一番上になるように番号順に重ねておいた。

番号を確認し、上から3枚をとり、ラベルシールの端と端が揃うように3枚を重ねた。

3枚がずれないようにしっかり指ではさみ、各サンプルの種類ごとにラベルシールを切り分けた。

切ったラベルシールは、一番小さいSample No.が一番上になるように番号順に重ねて、サンプルの種類別に箱に収めた。

不必要なラベルシールは、ビニール袋にまとめて収納し、実験終了後に処分した。

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

2) マイクロアレイ用サンプルチューブの作製

準備したもの

DNA LoBind Tube 2.0 mL : エッペンドルフ
 RNAlater
 分注用ピペット
 分注用ピペットのチップ(25 mL)
 100 mL チューブ
 チューブラック
 フリーズボックス
 RNase 除去剤
 ラベルシール
 手袋
 マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し、クリーンベンチ内で行った。）

準備

クリーンベンチ内をRNase 除去剤でふき、準備したものを持ち込んだ。

チューブを並べる

アルミホイル（25cm幅のものを30cmくらいに切って使用）を敷きRNase 除去剤でふいた。DNA LoBind Tubeを開封してアルミホイルの上にとり出し、必要本数のチューブを蓋のあいた状態でチューブラックに並べた。（一度、袋から出したチューブは袋には戻さないこととした。）

RNAlaterの分注

必要量+ のRNAlaterを100 mL チューブに分注した。分注用ピペットで並べたチューブに（Liver : 500 μ L/tube、Lung : 1,000 μ L/tube、Brain : B-A : 小脳（500） B-B : 脳幹（1,000） B-C : 大脳（1,000） P-A : 海馬（500） μ L/tube）分注した。

チューブの箱詰め

チューブの蓋をしめながらフリーズボックスに収納した。この時、チューブの破損がないか、分注ミスがないかを確認した。（破損しているもの、液量の少ないものは除外した。）

後片付け

持ち込んだものを取り出し、クリーンベンチを70%EtOHでふき、元の状態に戻した。

シール貼り

マイクロアレイ用サンプルのラベルシールを貼った。（ラベルシールの切り方・貼り方を参照）

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

3) ラベルシールの貼り方

準備したもの

ラベルシール（サンプル別に切り分けておいたもの）

サンプルチューブ（必要本数をフリーズボックスに詰めた状態にしておいた）
 フリーズボックス（前項のフリーズボックスとは別に新しいものを準備した）
 手袋
 マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行った。）

サンプル1種類ずつ、一番小さいSample No. から貼る作業をはじめた。
 チューブ1本をとり、チューブに不具合がないかを確認した。
 シールの番号を確認し、シール1枚をとり、右側（バーコード側）が上になるように右手でシールを持った。
 の状態のまま、シールの台紙を縦半分（本体用と登録用の間）に二つ折りするような感じで軽く曲げ、曲げた方向から本体用シールを左手でめくり、1/3程度を台紙からはがした。左手でループが左側にくるようにチューブを持ち、その時正面となる位置にバーコードを上にし、本体用シールを貼った。で台紙からはがした部分を先ずチューブに貼り、左手でチューブを半回転させシール全体をしっかりと貼り付けた。本体用シールをはがした後も登録用シールは、右手にもったままの状態とした。
 左手でチューブをもったまま、右手の登録用シールをバーコードが下になるように持ちかえた。そのまま、シールの右端（台紙の切れ目より右側）をもち、左手で本体用シールが貼られていた台紙（切れ目より左側）を取り去った。登録用シールは、一部台紙がついた状態とした。
 左手でループが右側にくるようにチューブを持ちかえ、その時、正面となる位置にバーコードを下にし、一部台紙のついた状態の登録用シールを貼った。シールがしっかりと貼られているかを確認し、チューブを新しいフリーズボックスに収納した。

4) サンプルチューブ風袋測定

風袋測定は、解剖実施日の2週間以上前に測定すると値が変わってしまう可能性があるため、解剖実施日の10日～1日前に行った。

準備したもの

ラベルシールを貼ったサンプルチューブ（マイクロアレイ用：RNAlaterを分注したもの）
 をフリーズボックスに詰めた状態とした。
 フリーズボックス（前項のフリーズボックスとは別に新しいものを準備した）
 手袋
 マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行った。）

サンプル1種類ずつ、一番小さいSample No.から測定した。
 サンプルチューブ1本をとり、番号を確認し、チューブに不具合がないかを確認した。
 サンプルチューブから登録用シールを剥がし、本体用シールだけが貼られた状態のサンプルチューブを天秤にのせ、この重量を測定した。
 重量が、一割以上少ないものや2割以上多いものについては、RNAlaterを分注しなおし、再

測定した。

測定後、直ちに登録用シールを元の状態になるようサンプルチューブに貼り、本体用と登録用シールの番号が同一であることを確認した。

のサンプルチューブを新しいフリーズボックスに収納した。

同様に次のサンプルチューブを測定した。

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

(2) 採取手順

1) 肝の摘出

トレイと生理食塩水（以下、生食）をいれたカップは、匹数分を準備し、1匹/枚（個）で使用した。

動物を麻酔し、右腋窩動静脈を切断し放血致死させた。

動物を仰臥位にし、70%エタノールをスプレーし、ハサミを用いて、腹部（中央より数mm尾側）の皮膚をリングピンセットでつまみ、正中線に対して垂直方向にハサミで切れ目を入れた。

切れ目の両端を引っ張って皮を剥いだ。この際、指についた動物の毛を生食で洗浄、除去した。

筋層にVの字に切れ込みを入れ、肝を露出させた。

横隔膜の方から肝を徐々に切り離し、肝は生食につけた状態にした。

肝を生食から引き上げ、氷上のバランスディッシュへのせた。

ハサミ、ピンセットを生食で洗浄し、新しいトレイを準備し、次の動物を待った。

2) 天秤・麻酔

各解剖の開始・終了時間を記録した。

天秤で肝の重量を測定、記録した。

ピンセットは生食を入れたチューブで洗浄した。（生食は群ごとに交換した）

臓器を担当者に渡し、次の動物を準備し、約2分30秒間隔で動物を麻酔瓶に入れた。

3) 肝サンプリング

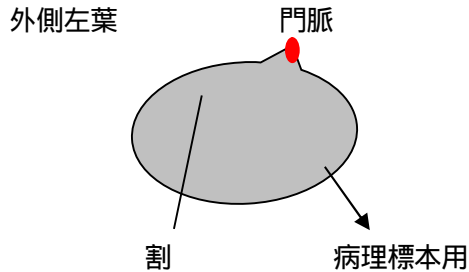
肝を、シルキーテックスを貼ったシャーレ（氷上）にのせた。

肝を背側が上になるようにおき、外側左葉をめくって内側右葉を露出させた（胆嚢のついてる葉）。

の状態、胆嚢の左側の葉を1カ所（A）、右側の葉を2カ所（門脈近位：B、門脈遠位：C）トレパンで抜き取った。

3 mm径リングピンセットでAサンプルをマイクロアレイ用チューブに収め、サンプルがRNA laterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。B,Cサンプルについても同様に行った。各サンプルの厚さがなるべく揃うように（重量としては30～40 mg）採取した。

肝の外側左葉を門脈部で他の葉から切り離し、下図の実線の位置で割をいれた。



門脈を含む方を病理標本用サンプルとし、で切り離した他の葉と共に10%ホルマリン液に移した。

使用した器具を生食で洗浄し、水気をふき取り、次のサンプリングに用いた。(生食は群ごとに交換した。)

解剖終了後、氷上のマイクロアレイ用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時にサンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルを収納した一時保管用箱は、4 の冷蔵庫に保管した。

<腫瘍や白点など限局した病変(変化)部のある個体のサンプル採取について>

病変(変化)部を含まないようにマイクロアレイ用サンプル採取した。その部分を避けて 3カ所から採取することが難しい場合、外側左葉の門脈遠位部(病理標本用サンプルの割を入れる付近)から採取した。

いずれの場合も所見と採取部位を登録台紙に記録した。いずれの場合も病変(変化)の性状を登録台紙に記録した。(動物の番号を丸でかこみ、その番号付近に病変(変化)の性状を記録した。また、指定外の部位から採取したものは、チューブ番号を丸でかこみ、その番号付近に部位を記録した。)

4) 肺サンプリング

マウスの受け取り

解剖担当者から肝摘出後のマウスをトレイごと受け取った。

横隔膜の切離

横隔膜を肋骨弓から切り離した。

肋骨の切断

肺を傷つけないように胸腔内臓器を片側によせ、左右の最後位肋骨から第1肋骨までを切断した。胸骨の延長線は、頸部とつながった状態にし、完全に切り離さないこととした。

気管の露出

片手で尾を固定し、胸骨を頭側方向に手で引き上げ、気管を露出させた。

気管の切断

気管を甲状腺の下で切断し、断端を持ち上げ気管を胸腔前口まで遊離させた。

RNAlaterの注入

気管断端に注射針(18G x 1 1/2 注射針+2.5 mL シリンジ)を針穴が隠れる程度挿入した。液漏れしないよう気管の上からピンセットで針を固定し、一気にRNAlater(2 mL)を注入した。

肺の摘出1

気管をピンセットではさんだまま、注射針を抜き、心臓をつけた状態で肺を摘出した。

肺の摘出2

摘出した肺をディッシュに移した。気管支を切断し左肺と、副葉を切除した右肺を取り出した。

RNA用サンプル採取 : 肺の切断

左肺を長軸方向で葉の幅1/2のところを切断し、肺門の遠位側をRNA用サンプルとし速やかにA tubeに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。

右肺を長軸方向で葉の幅1/2のところを切断し、肺門の遠位側をRNA用サンプルとし、速やかにB tubeに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。

病理標本用サンプル採取

肺門の近位側を病理標本用サンプルとし、左・右肺ともに断面をろ紙に（右肺は3葉の各断面がろ紙に接するように）貼り付け、ホルマリン固定した。

（肺は浮きやすいので、サンプルがホルマリンに浸かっていることを確認した。）

器具の洗浄

使用した器具を、生食で洗浄し水気をふき取り、次のサンプリングに用いた。

特に肺の切断用は、よく水気をふき取ることにした。

解剖終了後のサンプル管理・マイクロアレイ用サンプル

氷上のRNA用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時にサンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルを収納した一時保管用箱は、4 の冷蔵庫に保管した。

解剖終了後のサンプル管理・病理標本用サンプル

サンプルの入った標本瓶を、しんとう機に移し60分間しんとうした。

5) 脳摘出

マウスの受け取り

解剖担当者は剥皮する際に、できるだけ頭部先端までむいた

解剖担当者から肝、肺摘出後のマウスをトレイごと受け取った。

頭部の剥皮

術野を広くとれるようにハサミにて頭部全体の皮をむき、左手にて左右の皮にテンションがかかるようにしつつ、頭部をもった。

延髄部の切断

ハサミにて延髄部を切断した。この際、体部の筋・皮膚は頭部に付着した状態であり、完全に切り離さないようにした。

頭蓋骨の切断

脳を傷つけないように、ハサミを延髄側から頭蓋骨の正中に入れ、目の部位まで切断した。

脳の露出

脳が傷つかないように爪をひっかけるように指を使って、頭蓋骨を正中から左右に開き（観音開き）脳を露出させた。

脳の摘出

先曲ピンセットを、横から頭蓋と脳の間に入れ（右側の方が容易）（脳をできるだけ触らないように頭蓋にあてる感じで）硬膜の付着の有無を確認しつつ、硬膜の付着がある場合は除去し、徐々に頭蓋と脳の隙間を広げていき、視交差を切断し、最終的に先曲部分全体で脳底部を反転するようにして脳を摘出し、これを氷冷した硝子シャーレ上にある、生理食塩水で十分に湿らせたろ紙(ADVANTEC Filter paper 2)上においた。嗅球は切除し、脳としては採取しなかった。

6) 脳サンプリング

脳の左右の分離

切断しやすい様に、脳を適当な位置にシャーレの回転やピンセットを利用し置き、カミソリ刃にて正中で左右に切断し、右半分をピンセットにてろ紙に貼り付け、ホルマリンに入れ、左半分をろ紙上に、切断面を下側にして置いた。

作業者Bに渡した。

小脳の分離「作業者B分担分」

あらかじめ氷冷したピンセット2本を使用した。

延髄部分にピンセットを添えながら、先曲ピンセットを、小脳とその他との境界部に入れ、底面までおろし、ろ紙上を滑らせるようにして小脳を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れた）。

脳幹の分離

延髄部分にピンセットを添えながら、大脳皮質と脳幹部の境界に、優しく先曲ピンセットの先曲部分を添え、両部位を少し剥離する様、境界を少しあけるようにし、海馬を見据えた後、脳幹部の底部のみを先曲ピンセットで挟み込む様につまみ、脳幹部を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れた）。

海馬と大脳皮質の分離

残った脳部分の（小脳側に）海馬がみえる。海馬の境界をしっかりと認識した後に、大脳皮質と海馬の境界部分に優しく先曲ピンセットの先曲部分を添え、海馬部位を軽くめくるように反転することにより海馬を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れる）。白い部分は線条体であり、先曲ピンセットにてつまむように剥離し、大脳皮質の方に付着させた。

RNAサンプル

各サンプルをRNA用サンプルチューブに入れ、RNAlaterに浸かっていることを確認しサンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移した。登録用シールは、登録台紙に貼った。

器具の洗浄

使用した器具を、生食で洗浄し水気を取り、次のサンプリングに用いた。

解剖終了後のサンプル管理・RNA用サンプル

氷上のRNA用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時に、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。全てを移し終えたら箱の中のサンプル数を数え、tube check sheetにチェックを入れた。サンプリング担当者以外の人に同様

にサンプル数をチェックしてもらい、問題がなければサンプルの入った一時保管用箱を4の冷蔵庫に保管した。

解剖終了後のサンプル管理・病理標本用サンプル

サンプルの入った標本瓶をしんとう機に移し60分しんとうした。

7) 注意事項

全ての作業は作業着、手袋及びマスクを着用して行った。作業台をRNase AWAYで清拭し、RI実験用の紙（ポリエチレンろ紙）を敷いて作業した。臓器摘出、秤量以外の操作は氷上で行った。

サンプルに動物の毛、血液、他の臓器が混入しないようにした。日内変動で遺伝子発現量が変わるため、各採取時期のサンプル採取は約30分以内（2分半/匹）に終わらせた。

8) 試料の処理

肝のマイクロアレイ用サンプルは、RNAlater入りのサンプルチューブ内で一晩冷蔵（4℃）後、サンプル重量を測定し、-80℃で保存した。

(3) マイクロアレイ用サンプル（RNAlaterに浸かっているもの）重量測定

マイクロアレイ用サンプルは、RNAlaterに4℃で一晩静置した後（全ての解剖が終了した翌日）重量測定を行った。

（サンプルチューブに入った状態で重量測定し、その値から風袋を差し引いたものをサンプル重量とした。）

使用した器具及び試薬類

マイクロアレイ用サンプル（RNAlaterに浸かったもの）

マイクロアレイ用サンプルは、RNAlaterに4℃で一晩静置した後（全ての解剖が終了した翌日以降）重量測定を行った。

フリーズボックス（フリーズボックスは新しいものを準備し、ラベルした）

手袋

マスク

氷

Ice box（マイクロアレイ用サンプルを収納している箱と新しいフリーズボックスがいれられる大きさのもの）

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行うこととした。）

Ice boxに氷をいれ、この上に、マイクロアレイ用サンプルを収納している箱と新しいフリーズボックスをおいた。

サンプルは、1種類ずつ、一番小さいSample No.から測定しはじめた。

サンプル1本をとり、番号を確認し、重量を測定した。

測定後、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認し、サンプルを新しいフリーズボックスに収納した。

同様に次のサンプルを測定した。

測定後のサンプルは、-80℃で保存した。

この測定値から、風袋を差し引いたものをサンプル重量とした。

(4) マイクロアレイ用サンプルの保存及び送付

肝、肺及び脳のmRNA測定用サンプルは4 で一晩保存後、肝はサンプル重量測定し、超低温庫（-80 ）で凍結して保存した。

これらの保存サンプルは、解剖から1週間以内にドライアイスを含めて、下記宛先に送付した。

〒158-8501 東京都世田谷区上用賀1-18-1

国立医薬品食品衛生研究所 安全性生物試験研究センター

毒性部 高橋 裕次

2 - 3 - 4 病理学的検査

(1) 剖検

全ての解剖動物について、肝、肺及び脳の肉眼的観察を行った。

(2) 臓器重量

全ての解剖動物について、肝の湿重量を測定した。

(3) 病理組織学的検査

2-3-3に記載した病理組織学検査用に採取した肝、肺及び脳について、切り出し、パラフィン包埋した。その後、薄切、ヘマトキシリン・エオジン染色を行い、光学顕微鏡により検査し、病理組織診断結果のみを報告した。なお、病理標本（パラフィンブロックとプレパラート）は日本バイオアッセイ研究センターで保管する。

2 - 4 数値の取り扱いと表示

各数値データは、測定機器の精度に合わせて表示した。

吸入チャンバー内の被験物質濃度は ppm を単位として測定し、表示した。

体重は g を単位とし、小数点以下第 1 位まで測定し、表示した。

臓器湿重量は、g を単位とし、小数点以下第 3 位まで測定し、表示した。

なお、各数値データの平均値及び標準偏差は、上記に示す桁数と同様になるよう四捨五入を行い表示した。

3 試験成績

3-1 被験物質の特性

使用した被験物質の特性をガスクロマトグラフ法により確認し、その結果を図1-1~図1-5に示した。図1-1に*o*-キシレン標準品、図1-2に*m*-キシレン標準品、図1-3に*p*-キシレン標準品、図1-4にエチルベンゼン標準品及び図1-5に被験物質のキシレンのクロマトグラムをそれぞれ示した。この結果、被験物質中の分離した4つのピークは、先頭から、エチルベンゼン、*p*-キシレン、*m*-キシレン及び*o*-キシレンの順で溶出し、被験物質のそれぞれのピークは各標準品のピークと保持時間が一致し、被験物質として用いたキシレンは、エチルベンゼン、*p*-キシレン、*m*-キシレン及び*o*-キシレンを含有することが確認された。

3-2 吸入チャンバー内の被験物質濃度

吸入チャンバー内の被験物質濃度を表4に、不純物であるエチルベンゼン濃度を表5に示した。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標投与濃度0.2、0.7及び2 ppmに対し、測定値の平均±標準偏差は、それぞれ 0.210 ± 0.005 ppm、 0.766 ± 0.017 ppm及び 2.07 ± 0.05 ppmであった。また、キシレンの不純物である吸入チャンバー内のエチルベンゼン濃度は、キシレンの目標投与濃度0.2、0.7及び2 ppmに対し、測定値の平均±標準偏差は、それぞれ 0.0503 ± 0.0013 ppm、 0.183 ± 0.005 ppm及び 0.492 ± 0.012 ppmであった。

3-3 動物の生死及び一般状態

全ての動物が、定期解剖時まで生存した。また、いずれの動物も特記すべき一般状態の変化を認めなかった。

3-4 体重

解剖時の体重(g)を表6に示した。

3-5 病理学的検査

3-5-1 剖検観察

肝、肺及び脳の剖検所見を表7に示した。

いずれの動物も特記すべき変化を認めなかった。

3-5-2 臓器重量

肝臓湿重量(g)を表6に示した。

3-5-3 病理組織学的検査

肝、肺及び脳の病理組織学的検査の結果を表8に示した。

いずれの動物も被験物質の影響は特に認めなかった。

表 1 吸入チャンバー内環境の測定結果：温度（2時間 / 日、単回暴露）

単位：

チャンバー	CH-5	CH-6	CH-7	CH-8
群	対照群	0.2 ppm 群	0.7 ppm 群	2 ppm 群
全期間				
平均値	22.5	22.7	22.8	22.8
標準偏差	0.0	0.2	0.2	0.3
時間別平均値				
投与開始～投与終了時	22.5	23.0	23.1	23.2
投与開始～投与開始 4 時間目	22.4	22.6	22.8	22.7
投与開始～投与開始 8 時間目	22.5	22.5	22.7	22.6
投与開始～投与開始 24 時間目	22.5	22.5	22.6	22.5

表 2 吸入チャンバー内環境の測定結果：湿度（2時間 / 日、単回暴露）

単位：%

チャンバー	CH-5	CH-6	CH-7	CH-8
群	対照群	0.2 ppm 群	0.7 ppm 群	2 ppm 群
全期間				
平均値	53.3	51.9	51.0	53.4
標準偏差	0.3	0.3	0.2	0.3
時間別平均値				
投与開始～投与終了時	53.4	51.7	51.0	53.1
投与開始～投与開始 4 時間目	53.4	51.9	51.0	53.5
投与開始～投与開始 8 時間目	52.9	51.7	50.7	53.2
投与開始～投与開始 24 時間目	53.5	52.3	51.3	53.7

表 3 吸入チャンバー内環境の測定結果：換気量と換気回数（2時間/日、単回暴露）

単位：換気量 L/min 換気回数 回/時

チャンバー	CH-5		CH-6		CH-7		CH-8	
群	対照群		0.2 ppm 群		0.7 ppm 群		2 ppm 群	
	換気量	換気回数	換気量	換気回数	換気量	換気回数	換気量	換気回数
全期間								
平均値	213.4	12.1	212.3	12.0	211.1	11.9	211.9	12.0
標準偏差	1.0	0.1	1.0	0.1	0.1	0.1	0.5	0.0
時間別平均値								
投与開始 ~ 曝露終了時	213.1	12.1	212.1	12.0	211.1	11.9	212.3	12.0
投与開始 ~ 投与開始 4 時間目	214.5	12.1	213.4	12.1	211.3	12.0	212.2	12.0
投与開始 ~ 投与開始 8 時間目	213.7	12.1	212.5	12.0	211.1	11.9	211.7	12.0
投与開始 ~ 投与開始 24 時間目	212.2	12.0	211.0	11.9	211.0	11.9	211.3	12.0

表 4 吸入チャンバー内の被験物質濃度 (2 時間 / 日、単回暴露)

	単位: ppm			
	対照群	0.2 ppm群	0.7 ppm群	2 ppm群
平均濃度	0	0.210	0.766	2.07
標準偏差	0	0.005	0.017	0.05

表 5 吸入チャンバー内のエチルベンゼン濃度 (2時間/日,単回暴露)

	単位: ppm			
	対照群	0.2 ppm群	0.7 ppm群	2 ppm群
平均濃度	0	0.0503	0.183	0.492
標準偏差	0	0.0013	0.005	0.012

表 6 解剖時体重及び肝臓重量 (2時間 / 日、単回暴露)

投与終了時解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1001	25.1	1.291	1.286	0.022
	1002	23.9	1.261		
	1003	25.8	1.305		
0.2 ppm 群	1101	24.1	1.302	1.326	0.040
	1102	26.2	1.373		
	1103	24.9	1.304		
0.7 ppm 群	1201	24.5	1.294	1.366	0.126
	1202	24.7	1.292		
	1203	26.8	1.511		
2 ppm 群	1301	27.6	1.493	1.297	0.183
	1302	24.9	1.267		
	1303	23.8	1.130		

投与開始 4 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1004	24.3	0.835	1.159	0.289
	1005	26.0	1.389		
	1006	25.3	1.253		
0.2 ppm 群	1104	24.4	1.232	1.247	0.030
	1105	24.7	1.227		
	1106	25.0	1.282		
0.7 ppm 群	1204	24.2	1.310	1.297	0.079
	1205	24.3	1.212		
	1206	24.8	1.369		
2 ppm 群	1304	23.7	0.929	1.217	0.254
	1305	24.8	1.411		
	1306	25.9	1.311		

投与開始 8 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1007	23.7	1.123	1.053	0.064
	1008	23.6	0.998		
	1009	22.9	1.039		
0.2 ppm 群	1107	24.6	0.808	1.009	0.208
	1108	26.7	1.224		
	1109	23.8	0.996		
0.7 ppm 群	1207	24.1	0.931	1.068	0.123
	1208	25.7	1.167		
	1209	24.7	1.106		
2 ppm 群	1307	23.9	1.173	1.170	0.004
	1308	25.7	1.171		
	1309	24.1	1.166		

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1010	25.2	1.397	1.383	0.288
	1011	28.5	1.663		
	1012	27.0	1.088		
0.2 ppm 群	1110	27.3	1.091	1.282	0.393
	1111	27.1	1.020		
	1112	24.1	1.734		
0.7 ppm 群	1210	26.1	1.527	1.322	0.244
	1211	25.9	1.052		
	1212	25.4	1.388		
2 ppm 群	1310	27.0	1.557	1.410	0.157
	1311	25.2	1.429		
	1312	24.4	1.245		

表 7 剖検所見 (2時間/日、単回暴露)

投与終了時解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1001	著変なし	著変なし	著変なし
	1002	著変なし	著変なし	著変なし
	1003	著変なし	著変なし	著変なし
0.2 ppm 群	1101	著変なし	著変なし	著変なし
	1102	著変なし	著変なし	著変なし
	1103	著変なし	著変なし	著変なし
0.7 ppm 群	1201	著変なし	著変なし	著変なし
	1202	著変なし	著変なし	著変なし
	1203	著変なし	著変なし	著変なし
2 ppm 群	1301	著変なし	著変なし	著変なし
	1302	著変なし	著変なし	著変なし
	1303	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 4 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1004	著変なし	著変なし	著変なし
	1005	著変なし	著変なし	著変なし
	1006	著変なし	著変なし	著変なし
0.2 ppm 群	1104	著変なし	著変なし	著変なし
	1105	著変なし	著変なし	著変なし
	1106	著変なし	著変なし	著変なし
0.7 ppm 群	1204	著変なし	著変なし	著変なし
	1205	著変なし	著変なし	著変なし
	1206	著変なし	著変なし	著変なし
2 ppm 群	1304	著変なし	著変なし	著変なし
	1305	著変なし	著変なし	著変なし
	1306	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 8 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1007	著変なし	著変なし	著変なし
	1008	著変なし	著変なし	著変なし
	1009	著変なし	著変なし	著変なし
0.2 ppm 群	1107	著変なし	著変なし	著変なし
	1108	著変なし	著変なし	著変なし
	1109	著変なし	著変なし	著変なし
0.7 ppm 群	1207	著変なし	著変なし	著変なし
	1208	著変なし	著変なし	著変なし
	1209	著変なし	著変なし	著変なし
2 ppm 群	1307	著変なし	著変なし	著変なし
	1308	著変なし	著変なし	著変なし
	1309	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1010	著変なし	著変なし	著変なし
	1011	著変なし	著変なし	著変なし
	1012	著変なし	著変なし	著変なし
0.2 ppm 群	1110	著変なし	著変なし	著変なし
	1111	著変なし	著変なし	著変なし
	1112	著変なし	著変なし	著変なし
0.7 ppm 群	1210	著変なし	著変なし	著変なし
	1211	著変なし	著変なし	著変なし
	1212	著変なし	著変なし	著変なし
2 ppm 群	1310	著変なし	著変なし	著変なし
	1311	著変なし	著変なし	著変なし
	1312	著変なし	著変なし	著変なし

表 8 病理組織所見（2時間/日、単回暴露）

投与終了時解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1001	軽度な変化： 炎症性細胞集簇	著変なし	著変なし
	1002	著変なし	著変なし	著変なし
	1003	著変なし	著変なし	著変なし
0.2 ppm 群	1101	著変なし	軽度な変化： 肉芽性炎症	著変なし
	1102	著変なし	著変なし	著変なし
	1103	著変なし	著変なし	著変なし
0.7 ppm 群	1201	著変なし	著変なし	著変なし
	1202	著変なし	著変なし	著変なし
	1203	著変なし	著変なし	著変なし
2 ppm 群	1301	著変なし	著変なし	著変なし
	1302	著変なし	著変なし	著変なし
	1303	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 4 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1004	軽度な変化： 炎症性細胞集簇	著変なし	著変なし
	1005	著変なし	著変なし	著変なし
	1006	著変なし	著変なし	著変なし
0.2 ppm 群	1104	著変なし	著変なし	著変なし
	1105	著変なし	著変なし	著変なし
	1106	著変なし	著変なし	著変なし
0.7 ppm 群	1204	著変なし	著変なし	著変なし
	1205	著変なし	著変なし	著変なし
	1206	著変なし	著変なし	著変なし
2 ppm 群	1304	著変なし	著変なし	著変なし
	1305	軽度な変化： 炎症性細胞集簇	著変なし	著変なし

1306	軽度な変化： 炎症性細胞集簇	著変なし	著変なし
------	-------------------	------	------

投与開始 8 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1007	著変なし	著変なし	著変なし
	1008	著変なし	著変なし	著変なし
	1009	軽度な変化： 炎症性細胞集簇	著変なし	著変なし
0.2 ppm 群	1107	著変なし	著変なし	著変なし
	1108	著変なし	著変なし	著変なし
	1109	著変なし	著変なし	著変なし
0.7 ppm 群	1207	著変なし	著変なし	著変なし
	1208	著変なし	著変なし	著変なし
	1209	著変なし	著変なし	著変なし
2 ppm 群	1307	著変なし	著変なし	著変なし
	1308	著変なし	著変なし	著変なし
	1309	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1010	著変なし	著変なし	著変なし
	1011	著変なし	著変なし	著変なし
	1012	著変なし	著変なし	著変なし
0.2 ppm 群	1110	著変なし	著変なし	著変なし
	1111	著変なし	著変なし	著変なし
	1112	軽度な変化： 炎症性細胞集簇	著変なし	著変なし
0.7 ppm 群	1210	著変なし	著変なし	著変なし
	1211	著変なし	著変なし	著変なし
	1212	著変なし	著変なし	著変なし
2 ppm 群	1310	著変なし	著変なし	著変なし
	1311	著変なし	著変なし	著変なし
	1312	著変なし	著変なし	著変なし

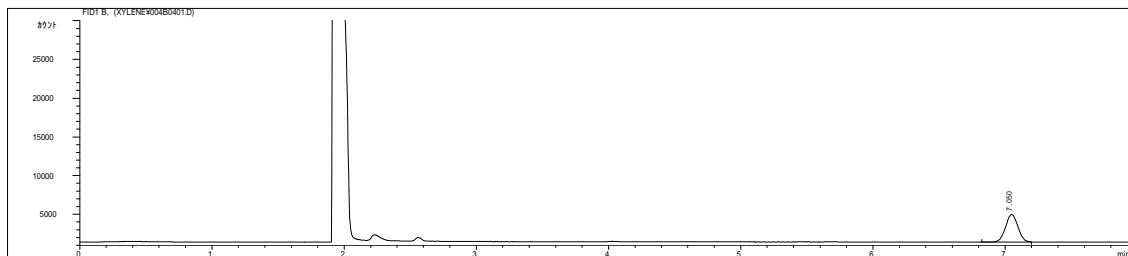


図 1-1 *o*-キシレン標準品

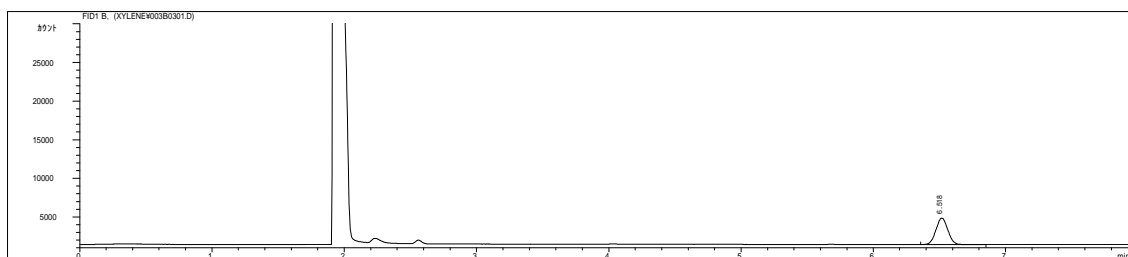


図 1-2 *m*-キシレン標準品

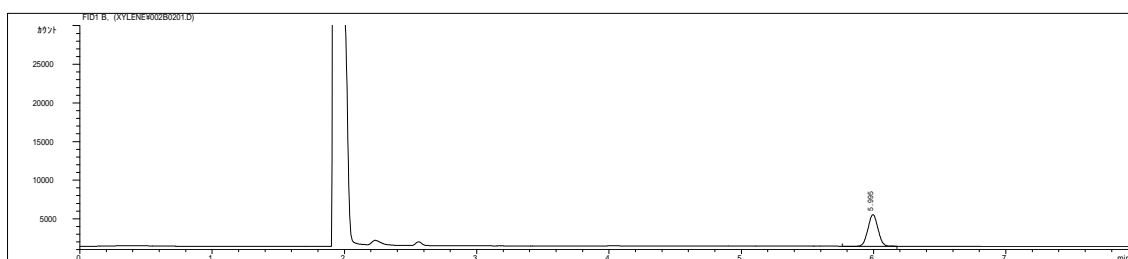


図 1-3 *p*-キシレン標準品

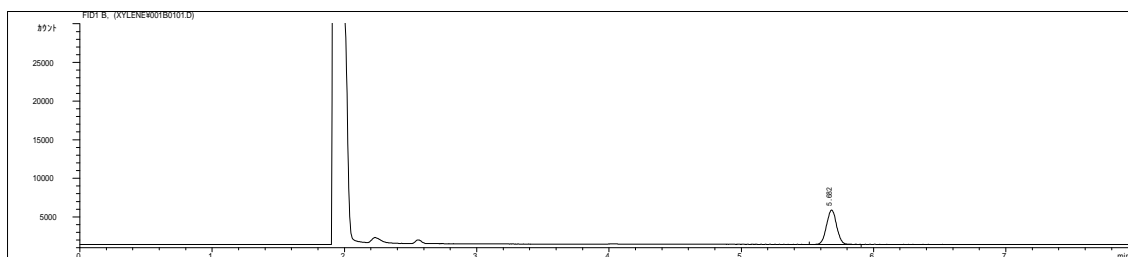


図 1-4 エチルベンゼン標準品

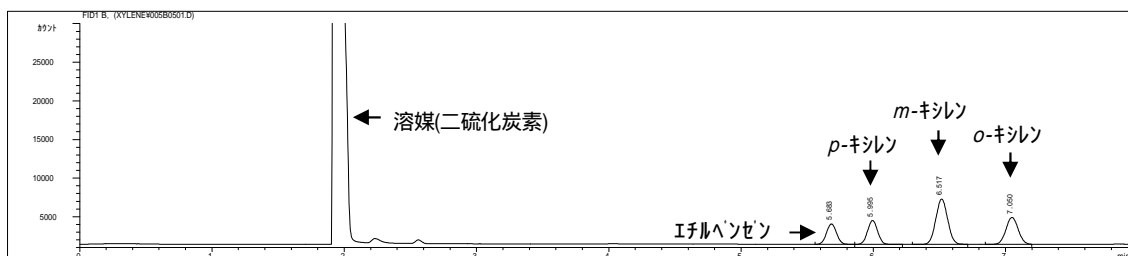
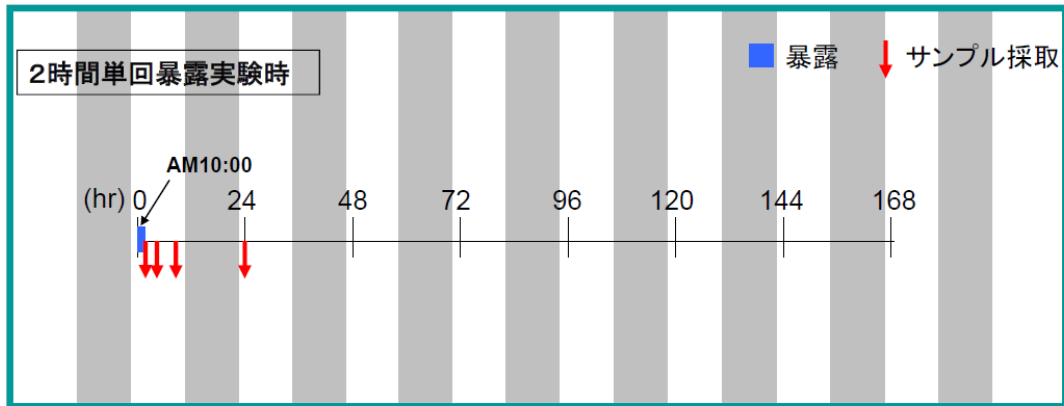


図 1-5 被験物質 (キシレン ロット番号 : KQR1283)



暴露2、4、8、24時間後に観測 [刻：12時、14時、18時、10時]

図 2 試験スケジュール (2 時間/日, 単回暴露)

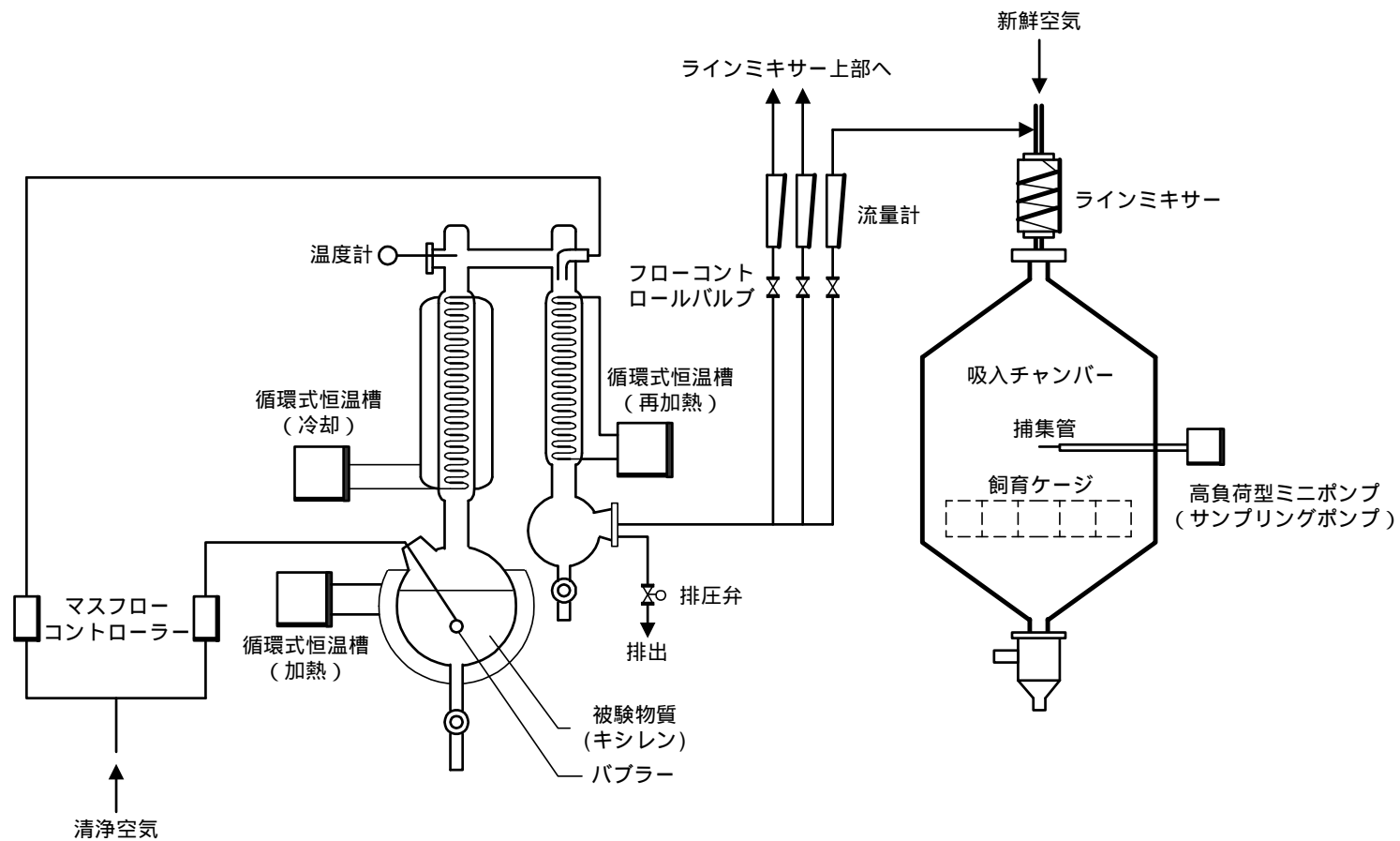


図 3 吸入装置のシステム

別紙 - 1 - 1

検査成績書

中央労働災害防止協会 日本バイオアッセイ研究センター 御中

2014年5月22日
和光純薬工業株式会社

Code No.244-00081

キシレン



規格/等級	和光特級	
Lot No.	KQR1283	
数量	3L × 1	
検査項目	検査成績	規格値
外観	無色透明の液体	無色透明の液体
含量(o-,m-,p-キシレンの含量)(キャピラリーカラムGC)	84.55%	80%以上
吸光度 300nm	1.0以下	1.0以下
吸光度 320nm	0.2以下	0.2以下
吸光度 340nm	0.05以下	0.05以下
吸光度 360~400nm	0.01以下	0.01以下
水分	0.012%	0.03%以下
酸(HClとして)	0.001%以下	0.001%以下
塩基(NaOHとして)	0.001%以下	0.001%以下
硫黄化合物	試験適合(Sとして約6ppm以下)	試験適合(Sとして約6ppm以下)
チオフェン類	試験適合(C4H4Sとして約1ppm以下)	試験適合(C4H4Sとして約1ppm以下)
硫酸着色物質	試験適合	試験適合
検査年月日	2014/01/27	

判定	合格	検査責任者	吉田憲生
----	----	-------	------

(1/1)

成績書発行番号

9201050

被験物質であるキシレンの純度(%)

<i>o</i> -キシレン	<i>m</i> -キシレン	<i>p</i> -キシレン (%)	エチルベンゼン	計
24.1	39.1	17.5	14.3	95.0

製造元：和光純薬工業株式会社

カタログ番号：244-00081

ロット番号：KQR1283

測定方法：ガスクロマトグラフ法

測定条件

機器：HP5890A (アジレントテクノロジーズ)

カラム：Xylene Master (0.32 × 50m 信和化工株式会社)

温度：65

流量：5mL/min

注入量：1 μL

注入方法：スプリット法(1:10)

溶液処理：キシレンを二硫化炭素に溶解し、標準物質である *o*-、*m*-、*p*-キシレン及びエチルベンゼンと面積値を比較することにより、純度を測定した。

III.ホルムアルデヒドのマウスを用いた極低濃度暴露試験

報告書

(2時間/日、単回暴露)

試験番号：0864

CAS No. 50-00-0

中央労働災害防止協会

日本バイオアッセイ研究センター

要約

化学物質の極低濃度暴露による生体影響検出の技術開発を目的として、生活環境中の濃度に即した極低濃度のホルムアルデヒドを C57BL/6J 雄マウスに 2 時間/日、単回全身暴露（経気道投与）し、遺伝子発現解析用の肝、肺及び脳の組織を採取した。

本試験は、被験物質投与群 3 群と対照群 1 群の計 4 群の構成で、各群 12 匹、合計 48 匹のマウスを用いた。投与濃度は、0.1、0.3 及び 1.0 ppm とした。対照群は清浄空気による換気のみとした。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着 - 溶媒抽出法により測定した。投与終了時、並びに投与開始後 4 時間目、8 時間目及び 24 時間目に各群 3 匹の動物を解剖し、肝、肺及び脳から遺伝子発現解析のための RNA 用サンプルを採取するとともに、病理組織学的検査用サンプルを採取した。

吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標投与濃度 0.1、0.3 及び 1.0 ppm に対し、測定値の平均 ± 標準偏差は、それぞれ 0.0966 ± 0.0014 ppm、 0.292 ± 0.008 ppm 及び 0.998 ± 0.020 ppm であった。

剖検と病理組織学的検査では、全動物とも肝、肺及び脳に特記すべき所見を認めなかった。遺伝子発現解析のための RNA 用サンプルは試験委託者に送付した。

1. 試験材料

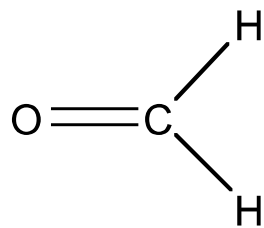
1-1 被験物質の性状等

1-1-1 名称等

名 称 : ホルムアルデヒド
別 名 : メタナール、オキシメタン
CAS No. : 50-00-0

1-1-2 構造式及び分子量

構 造 式 :



ホルムアルデヒド

分 子 量 : 30.03

1-1-3 物理化学的性状等

性 状 : 刺激臭のある無色気体
沸 点 : -19.2
蒸 気 圧 : 1.33kPa(10mmHg)(-88)
比 重 : 0.815

1-2 使用ホルムアルデヒド発生用原液

名 称 : ホルムアルデヒド液
製 造 元 : 和光純薬工業株式会社
カタログ番号 : 064-00406
ロット番号 : ECR1935
純 度 : 37.1%(メタノールを7.0%含有)
詳細は別紙 - 1参照

1-3 被験物質の特性

使用した被験物質の特性は、GC/MS(日立製作所 M-80B)を用いて定性した。その結果、ホルムアルデヒドに相当するイオンピークを確認した(図1)。

1 - 4 試験動物

1 - 4 - 1 種、系統及び清浄度

種 : マウス
系 統 : C57BL/6J
清浄度 : SPF

1 - 4 - 2 性及び導入匹数

雄 : 52匹

1 - 4 - 3 週齢

導 入 時 週 齢 : 生後10週齢 2015年4月14日生まれ
投与開始時週齢 : 生後12週齢
解剖サンプリング時週齢 : 生後12週齢

1 - 4 - 4 供給業者

日本チャールス・リバー（株）厚木飼育センター

1 - 4 - 5 検疫及び馴化

動物導入後、1週間の検疫を行った。検疫期間後、動物を吸入チャンバー室に移動し、1週間の馴化を行った。

検疫期間 : 7日間 (2015年6月23日 ~ 2015年6月29日)

馴化期間 : 7日間 (2015年6月30日 ~ 2015年7月 6日)

2. 試験方法

2 - 1 投与

2 - 1 - 1 投与経路

投与経路は全身吸入暴露による経気道投与とした。

2 - 1 - 2 被験物質の投与方法

投与は、試験動物を収容した吸入チャンバー内に、設定濃度に調整した被験物質を含む空気を送り込み、動物に全身暴露することにより行った。

2 - 1 - 3 投与期間 (図2参照)

投与は単回2時間暴露 (午前10時から午後0時) とした。

2 - 1 - 4 投与濃度

投与濃度は、0.1、0.3及び1.0 ppmの3段階 (公比約3) に設定した。なお、対照群は

HEPAフィルターと活性炭フィルターにより濾過した新鮮空気による換気のみとした。

2 - 1 - 5 投与経路及び投与濃度の設定理由

投与経路は、室内環境におけるヒトへの主な暴露経路に合わせ、全身吸入暴露とした。

投与濃度はホルムアルデヒドの室内濃度指針値である0.08 ppmを考慮して、最高投与濃度を1.0 ppmとし、以下0.3、0.1 ppmの3段階の濃度（公比約3）を設定した。

2 - 1 - 6 ホルムアルデヒド暴露に関する国立医薬品食品衛生研究所での経緯

国立医薬品食品衛生研究所 安全性生物試験研究センター 毒性部では、ホルムアルデヒドを正確にマウスに暴露するために、2種類の吸入チャンバーを用いてチャンバー内ホルムアルデヒドの濃度検討を行った。

当初は、縦層流の40L小型チャンバーを用いてホルムアルデヒドをマウスに暴露した。その結果、暴露したホルムアルデヒドの濃度にかかわらず、チャンバー内ホルムアルデヒドの濃度はゼロとなり、チャンバー内の濃度コントロールが不能であった。しかしながら、マウスのいない空チャンバーの状態ではホルムアルデヒドを暴露すると、設定どおりのホルムアルデヒドの暴露が可能であった。このことから、暴露したホルムアルデヒドは40Lのチャンバー内でマウスの被毛に吸着し、チャンバー内濃度が急激に低下したことが考えられた。

次に、横層流で3000Lの大型チャンバー(毎分560L送気量)を用いて、ホルムアルデヒドをマウス用の100匹用大型ラックに12匹のマウスを集中的に配置した状態で暴露した。その結果、ホルムアルデヒドの濃度はゼロとなり、チャンバー内の濃度コントロールが不能であった。このことから、暴露したホルムアルデヒドは3000Lの広いチャンバー内であっても、横層流による暴露及び集中配置したマウスの被毛にホルムアルデヒドが吸着し、チャンバー内濃度が急激に低下したことが考えられた。

2 - 1 - 7 ホルムアルデヒド暴露の予備検討結果

当センターでは、縦層流の1060Lの中型チャンバー(毎分212Lの送気量)でマウス(系統：CrIj: CD1(ICR)・供給会社：日本チャールス・リバー(株) 厚木飼育センター・週齢：6週齢)を平置き均一配置(12匹)にした状態で、ホルムアルデヒドの暴露検討を行った。ホルムアルデヒドの発生は、循環式恒温槽(5)中のホルムアルデヒド液入り密封容器に、清浄空気(発生空気及び搬送空気)を供給しホルムアルデヒドを気化させた。このホルムアルデヒドを含む空気を被験物質供給装置(柴田科学(株)特注)に導入し、同装置内で清浄空気(希釈空気)と混合し、循環式恒温槽で一定温度(23)にした後、流量計を用いて一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに供給した。また、チャンバー内濃度の確認は、2,4-ジニトロフェニルヒドラジンがあらかじめ添加された捕集管LpDNPH S10L(カタログ番号：505361-U スペルコ社)を吸入チャンバー内に挿入し、6時間、吸入チャンバー内のホルムアルデヒドを捕集した。捕集管で捕集したホルムアルデヒドは、捕集管内の2,4-ジニトロフェニルヒドラジンと反応し、ホルムアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンとして捕集管内に生成させた。反応・生成したホルムアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンは、アセトニトリル(HPLC分析用 和光純薬工業株式会社)20mLによりメスフラスコに抽出し、濃度に応じて希釈調製し、高速液体クロマトグラフ(HPLC)(LC-10 島津製作所)により分析を実施した。HPLCの分析条件は、移動相組成はアセトニトリル：蒸留水=60：40、流量は1mL/min、カラムはL-column ODS(4.6mm

×150mm、粒径：5 μm (財)化学物質評価研究機構)、検出波長はUV260nm、試料注入量は10 μLとした。また、検量線はホルムアルデヒドの量を換算したホルムアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンの標準品ホルムアルデヒド-DNPH(カタログ番号：4M7177 スペルコ社)を用い、0.1～10 μg/mLの範囲で検量線を作成した。

その結果、動物のいない空チャンバーでホルムアルデヒドを暴露したチャンバー内のホルムアルデヒドの濃度は、設定濃度を0.1ppmとした暴露チャンバーでは0.12ppm、0.3ppm 暴露チャンバーでは0.33ppm、1.0ppm チャンバーでは1.35ppmであった。

一方、動物を入れたチャンバーでホルムアルデヒドを暴露したチャンバー内のホルムアルデヒドの濃度は、0.1ppm 暴露チャンバーでは0.11ppm、0.3ppm 暴露チャンバーでは0.32ppm、1.0ppm チャンバーでは1.18ppmであった。この結果、空チャンバーに比較して、マウスの入ったチャンバーでは、ホルムアルデヒドの濃度が約10%弱減衰したものの、チャンバー内のホルムアルデヒド濃度のコントロールは、0.1ppm～1.0ppmの範囲で十分に制御できた。

以上のことから、ホルムアルデヒドを低濃度でマウスに正確に暴露するための条件は、ホルムアルデヒドを冷却して発生し、縦層流及び容量を十分に確保した(1000L以上)吸入チャンバーを用い、マウスを平置き均一配置にすることであり、これらの条件により、マウスの被毛に対するホルムアルデヒドの吸着は若干認められたものの、動物を挿入したチャンバー内ホルムアルデヒドの濃度減少はほとんど無く、低濃度におけるチャンバー内ホルムアルデヒドの濃度コントロールが可能であった。

被験物質の暴露方法

循環式恒温槽(5)中のホルムアルデヒド液入り密封容器に、清浄空気(発生空気及び搬送空気)を供給しホルムアルデヒドを気化させた。このホルムアルデヒドを含む空気を被験物質供給装置(柴田科学(株)特注)に導入し、同装置内で清浄空気(希釈空気)と混合し、循環式恒温槽で一定温度(23)にした後、流量計を用いて一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに供給した。対照群は新鮮空気の換気のみとし、新鮮空気はHEPAフィルターと活性炭フィルターにより濾過して使用した。

2-1-8 被験物質濃度の測定

吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着-溶媒抽出法により測定した。すなわち、2,4-ジニトロフェニルヒドラジンがあらかじめ添加された捕集管LpDNPH S10L(カタログ番号：505361-U スペルコ社)を吸入チャンバー内に挿入し、2時間、吸入チャンバー内のホルムアルデヒドを捕集した。捕集管で捕集したホルムアルデヒドは、捕集管内の2,4-ジニトロフェニルヒドラジンと反応し、ホルムアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンとして捕集管内に生成され、そのホルムアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンは、アセトニトリル(HP LC分析用 和光純薬工業株式会社)10mLによりメスフラスコに抽出し、濃度に応じて希釈調製し、高速液体クロマトグラフ(HPLC)(LC-10 島津製作所)により分析を実施した。なお、HPLCの分析条件に関して、移動相組成はアセトニトリル：蒸留水=60：40、流量は1mL/min、カラムはL-column ODS(4.6mm ×150mm、粒径：5 μm (財)化学物質評価研究機構)、検出波長はUV260nm、試料注入量は10 μLとした。

また、検量線はホルムアルデヒドの量を換算したホルムアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンの標準品ホルムアルデヒド-DNPH(カタログ番号：4M7177 スペルコ社)を用い、0.1

～10 µg/mLの範囲で検量線を作成した。

2-2 動物管理

2-2-1 各群の使用動物数

投与群3群及び対照群1群の計4群を設け、各群12匹の動物を用いた。また、投与終了時、投与開始後4時間目、8時間目及び24時間目の解剖期を設けた。

各群の使用動物数と動物番号

群番号	群名称	解剖期	雄 使用動物数(動物番号)
0	対照群	投与終了時解剖	3匹 (1001～1003)
		投与開始4時間目解剖	3匹 (1004～1006)
		投与開始8時間目解剖	3匹 (1007～1009)
		投与開始24時間目解剖	3匹 (1010～1012)
1	0.1 ppm群	投与終了時解剖	3匹 (1101～1103)
		投与開始4時間目解剖	3匹 (1104～1106)
		投与開始8時間目解剖	3匹 (1107～1109)
		投与開始24時間目解剖	3匹 (1110～1112)
2	0.3 ppm群	投与終了時解剖	3匹 (1201～1203)
		投与開始4時間目解剖	3匹 (1204～1206)
		投与開始8時間目解剖	3匹 (1207～1209)
		投与開始24時間目解剖	3匹 (1210～1212)
3	1.0 ppm群	投与終了時解剖	3匹 (1301～1303)
		投与開始4時間目解剖	3匹 (1304～1306)
		投与開始8時間目解剖	3匹 (1307～1309)
		投与開始24時間目解剖	3匹 (1310～1312)

2-2-2 群分け及び個体識別方法

群分けは、投与前日に行った。供試動物の各群への割り当ては、一般状態及び体重の推移に異常を認めない動物を体重の重い順より各群に1匹ずつ割り当て、二巡目からは各群の動物の体重の合計を比較して、小さい群より順に体重の重い動物を割り当てることにより、群間の体重の偏りを小さくする群分け方法（適正層別方式）により実施した。

動物の個体識別は、検疫期間、馴化期間及び投与期間ともケージに個体識別番号を記したラベルを付すことにより行った。なお、動物はバリア区域内の独立した室（516室）に収容し、室の扉に試験番号、動物種及び動物番号を表示し、他の試験及び異種動物と区別した。

2-2-3 飼育条件

(1) 飼育環境

検疫期間中は検疫室（517室）、馴化期間及び投与期間中は吸入試験室（516室）で動物を飼育した。投与は吸入試験室の吸入チャンバーを使用した。

検疫室、吸入試験室及び吸入チャンバー内の環境条件及び使用したケージを以下に示した。また、吸入チャンバー内温度・湿度の実測値の範囲〈最低値～最高値〉を下に、温度、湿度、換気量と換気回数の時間別平均値を表1～3に示した。検疫室、吸入試験室及び吸入チャンバー内の環境には、動物の健康状態に影響を与えるような大きな変化は認められなかった。

温度	: 検疫室 ; 23 ± 2 吸入試験室 ; 22 ± 2 吸入チャンバー内 ; 20 ~ 24 < 22.4 ~ 22.5 >
湿度	: 検疫室 ; 55 ± 15% 吸入チャンバー内 ; 30 ~ 70% < 52.6 ~ 55.1% >
明暗サイクル	: 12 時間点灯(8:00 ~ 20:00) / 12 時間消灯(20:00 ~ 8:00)
換気回数	: 検疫室 ; 15 ~ 17 回 / 時 吸入試験室 ; 5 ~ 7 回 / 時 吸入チャンバー内 ; 12 ± 1 回 / 時 < 12.0 ~ 12.1 回 >
圧力	: 吸入チャンバー内 ; 0 ~ - 15 × 10Pa
吸入チャンバー容積	: 1060L
ケージへの動物の収容方法	: 単飼
ケージの材質・形状・寸法等:	
飼育期間	: ステンレス製 2 連網ケージ (112(W) × 212(D) × 120(H) mm/匹)
投与	: ステンレス製 5 連網ケージ (100(W) × 116(D) × 120(H) mm/匹)

(2) 飼料

飼料は、被験物質投与中を除いて、オリエンタル酵母工業(株)（千葉工場：千葉県千葉市美浜区新港 8-2）の CRF-1 固型飼料（30kGy- 線照射滅菌飼料）を飼料給餌器により自由摂取させた。

なお、試験に使用した飼料中の栄養成分と夾雑物については、オリエンタル酵母工業(株)から分析データを入手し、保管した。また、飼料中の夾雑物は、試験計画書に規定した許容基準と照合して異常のないことを確認した。

(3) 飲水

飲水は、被験物質投与中を含む全飼育期間を通して、市水（神奈川県秦野市水道局供給）をフィルターろ過した後、紫外線照射し、自動給水ノズルから自由摂取させた。

なお、飲水は、試験施設として実施している定期サンプリングによる飲水を(財)食品薬品安全センター秦野研究所（神奈川県秦野市落合 729-5）に依頼して、建築物衛生法施行規則第 4 条に基づく水質基準に適合していることを確認し、その記録は保管した。

2 - 3 観察・検査項目及び方法

2 - 3 - 1 動物の生死及び一般状態の観察

< 検疫及び馴化期間 >

生死及び瀕死の確認を毎日1回以上行った。一般状態の詳細な観察は、検疫開始日(導入時)検疫終了日及び群分け時に行った。

< 投与及び飼育期間 >

生死及び瀕死の確認、一般状態の観察を毎日1回以上行った。

2-3-2 体重測定

< 検疫及び馴化期間 >

測定時に生存する全動物について、検疫開始日(導入時)検疫終了日及び群分け時に体重を測定した。

< 投与及び飼育期間 >

解剖時に測定した。

2-3-3 試料の採取と検査

解剖時期: 動物は投与終了時、投与開始4時間目、8時間目及び24時間目に解剖した。

採取対象: 各解剖時期に、各群の(動物番号の小さい順に)3匹から採取した。

採取方法: 動物をエーテル麻酔下で、右腋窩動静脈の切断により放血致死させた。肝、肺及び脳よりマイクロアレイ用、病理組織学的検査用の試料を採取した。解剖時間は1匹あたり2分半から3分以内に脱血し、臓器採取を行った。また、肝、肺が摘出され、皮が頭部先端までむかれた状態のマウスを受けとってから各脳サンプルを得るまで、1匹あたり3分以内で試料を採取した。各群、定められた時刻に対して前後約15分(計30分)以内に完了した。解剖開始・終了時刻を記録した。詳しい手順は下記の通りとした。

(1) マイクロアレイ用サンプルチューブの作製・RNA用チューブの作製

1) ラベルシールの切り方

準備したもの

ラベルシール

ハサミ

仕切りのある箱(サンプルの種類別に、収納できるように仕切っておいた。)

ビニール袋

手袋

マスク

手順(作業は、手袋とマスクを着用して行った。)

Sample No.ごとに各種サンプル用ラベルシール一揃い(本体用・登録用)が、1枚の台紙上に連なっている。これを一番小さいSample No.が、一番上になるように番号順に重ねておいた。

番号を確認し、上から3枚をとり、ラベルシールの端と端が揃うように3枚を重ねた。

3枚がずれないようにしっかり指ではさみ、各サンプルの種類ごとにラベルシールを切り分けた。

切ったラベルシールは、一番小さいSample No.が一番上になるように番号順に重ねて、サンプルの種類別に箱に収めた。

不必要なラベルシールは、ビニール袋にまとめて収納し、実験終了後に処分した。

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

2) マイクロアレイ用サンプルチューブの作製

準備したもの

DNA LoBind Tube 2.0 mL : エッペンドルフ

RNAlater

分注用ピペット

分注用ピペットのチップ(25 mL)

100 mL チューブ

チューブラック

フリーズボックス

RNase 除去剤

ラベルシール

手袋

マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し、クリーンベンチ内で行った。）

準備

クリーンベンチ内をRNase 除去剤でふき、準備したものを持ち込んだ。

チューブを並べる

アルミホイル（25cm幅のものを30cmくらいに切って使用）を敷きRNase 除去剤でふいた。DNA LoBind Tubeを開封してアルミホイルの上にとり出し、必要本数のチューブを蓋のあいた状態でチューブラックに並べた。（一度、袋から出したチューブは袋には戻さないこととした。）

RNAlaterの分注

必要量+ のRNAlaterを100 mL チューブに分注した。分注用ピペットで並べたチューブに（Liver : 500 μ L/tube、Lung : 1,000 μ L/tube、Brain : B-A : 小脳（500） B-B : 脳幹（1,000） B-C : 大脳（1,000） P-A : 海馬（500） μ L/tube）分注した。

チューブの箱詰め

チューブの蓋をしめながらフリーズボックスに収納した。この時、チューブの破損がないか、分注ミスがないかを確認した。（破損しているもの、液量の少ないものは除外した。）

後片付け

持ち込んだものを取り出し、クリーンベンチを70%EtOHでふき、元の状態に戻した。

シール貼り

マイクロアレイ用サンプルのラベルシールを貼った。（ラベルシールの切り方・貼り方を参

照)

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

3) ラベルシールの貼り方

準備したもの

ラベルシール (サンプル別に切り分けておいたもの)

サンプルチューブ (必要本数をフリーズボックスに詰めた状態にしておいた)

フリーズボックス (前項のフリーズボックスとは別に新しいものを準備した)

手袋

マスク

手順 (作業は、手袋とマスクを着用し行った。)

サンプル1種類ずつ、一番小さいSample No. から貼る作業をはじめた。

チューブ1本をとり、チューブに不具合がないかを確認した。

シールの番号を確認し、シール1枚をとり、右側 (バーコード側) が上になるように右手でシールを持った。

の状態のまま、シールの台紙を縦半分 (本体用と登録用の間) に二つ折りするような感じで軽く曲げ、曲げた方向から本体用シールを左手でめくり、1/3程度を台紙からはがした。

左手でループが左側にくるようにチューブを持ち、その時正面となる位置にバーコードを上にし、本体用シールを貼った。で台紙からはがした部分を先ずチューブに貼り、左手でチューブを半回転させシール全体をしっかりと貼り付けた。本体用シールをはがした後も登録用シールは、右手にもったままの状態とした。

左手でチューブをもったまま、右手の登録用シールをバーコードが下になるように持ちかえた。そのまま、シールの右端 (台紙の切れ目より右側) をもち、左手で本体用シールが貼られていた台紙 (切れ目より左側) を取り去った。登録用シールは、一部台紙がついた状態とした。

左手でループが右側にくるようにチューブを持ちかえ、その時、正面となる位置にバーコードを下にし、一部台紙のついた状態の登録用シールを貼った。シールがしっかりと貼られているかを確認し、チューブを新しいフリーズボックスに収納した。

4) サンプルチューブ風袋測定

風袋測定は、解剖実施日の2週間以上前に測定すると値が変わってしまう可能性があるため、解剖実施日の10日～1日前に行った。

準備したもの

ラベルシールを貼ったサンプルチューブ (マイクロアレイ用 : RNAlater を分注したもの) をフリーズボックスに詰めた状態とした。

フリーズボックス (前項のフリーズボックスとは別に新しいものを準備した)

手袋

マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行った。）

サンプル1種類ずつ、一番小さいSample No.から測定した。

サンプルチューブ1本をとり、番号を確認し、チューブに不具合がないかを確認した。

サンプルチューブから登録用シールを剥がし、本体用シールだけが貼られた状態のサンプルチューブを天秤にのせ、この重量を測定した。

重量が、一割以上少ないものや2割以上多いものについては、RNAlaterを分注しなおし、再測定した。

測定後、直ちに登録用シールを元の状態になるようサンプルチューブに貼り、本体用と登録用シールの番号が同一であることを確認した。

のサンプルチューブを新しいフリーズボックスに収納した。

同様に次のサンプルチューブを測定した。

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

(2) 採取手順

1) 肝の摘出

トレイと生理食塩水（以下、生食）をいれたカップは、匹数分を準備し、1匹/枚（個）で使用した。

動物を麻酔し、右腋窩動静脈を切断し放血致死させた。

動物を仰臥位にし、70%エタノールをスプレーし、ハサミを用いて、腹部（中央より数mm尾側）の皮膚をリングピンセットでつまみ、正中線に対して垂直方向にハサミで切れ目を入れた。

切れ目の両端を引っ張って皮を剥いだ。この際、指についた動物の毛を生食で洗浄、除去した。

筋層にVの字に切れ込みを入れ、肝を露出させた。

横隔膜の方から肝を徐々に切り離し、肝は生食につけた状態にした。

肝を生食から引き上げ、氷上のバランスディッシュへのせた。

ハサミ、ピンセットを生食で洗浄し、新しいトレイを準備し、次の動物を待った。

2) 天秤・麻酔

各解剖の開始・終了時間を記録した。

天秤で肝の重量を測定、記録した。

ピンセットは生食を入れたチューブで洗浄した（生食は群ごとに交換した）。

臓器を担当者に渡し、次の動物を準備し、約2分30秒間隔で動物を麻酔瓶に入れた。

3) 肝サンプリング

肝を、シルキーテックスを貼ったシャーレ（氷上）にのせた。

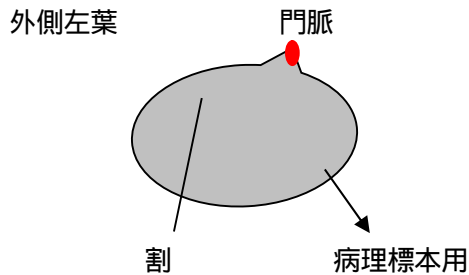
肝を背側が上になるようにおき、外側左葉をめくって内側右葉を露出させた（胆嚢のついていない葉）。

の状態で、胆嚢の左側の葉を1カ所（A）、右側の葉を2カ所（門脈近位：B、門脈遠位：C）

トレパンで抜き取った。

3 mm径リングピンセットでAサンプルをマイクロレイ用チューブに収め、サンプルがRNA Laterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。B,Cサンプルについても同様に行った。各サンプルの厚さになるべく揃うように（重量としては30～40 mg）採取した。

肝の外側左葉を門脈部で他の葉から切り離し、下図の実線の位置で割をいれた。



門脈を含む方を病理標本用サンプルとし、で切り離した他の葉と共に10%ホルマリン液に移した。

使用した器具を生食で洗浄し、水気をふき取り、次のサンプリングに用いた。（生食は群ごとに交換した。）

解剖終了後、氷上のマイクロレイ用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時にサンプルがRNA Laterに浸かっていることを確認した。サンプルを収納した一時保管用箱は、4 の冷蔵庫に保管した。

<腫瘍や白点など限局した病変（変化）部のある個体のサンプル採取について>

病変(変化)部を含まないようにマイクロレイ用サンプル採取した。その部分避けて 3カ所から採取することが難しい場合、外側左葉の門脈遠位部（病理標本用サンプルの割を入れる付近）から採取した。

いずれの場合も所見と採取部位を登録台紙に記録した。いずれの場合も病変（変化）の性状を登録台紙に記録した。（動物の番号を丸でかこみ、その番号付近に病変（変化）の性状を記録した。また、指定外の部位から採取したものは、チューブ番号を丸でかこみ、その番号付近に部位を記録した。）

4) 肺サンプリング

マウスの受け取り

解剖担当者から肝摘出後のマウスをトレイごと受け取った。

横隔膜の切離

横隔膜を肋骨弓から切り離した。

肋骨の切断

肺を傷つけないように胸腔内臓器を片側によせ、左右の最後位肋骨から第1肋骨までを切断した。胸骨の延長線は、頸部とつながった状態にし、完全に切り離さないこととした。

気管の露出

片手で尾を固定し、胸骨を頭側方向に手で引き上げ、気管を露出させた。

気管の切断

気管を甲状腺の下で切断し、断端を持ち上げ気管を胸腔前口まで遊離させた。

RNAlaterの注入

気管断端に注射針(18G x 1 1/2 注射針+2.5 mL シリンジ)を針穴が隠れる程度挿入した。液漏れしないよう気管の上からピンセットで針を固定し、一気にRNAlater (2 mL) を注入した。

肺の摘出1

気管をピンセットではさんだまま、注射針を抜き、心臓をつけた状態で肺を摘出した。

肺の摘出2

摘出した肺をディッシュに移した。気管支を切断し左肺と、副葉を切除した右肺を取り出した。

RNA用サンプル採取 : 肺の切断

左肺を長軸方向で葉の幅1/2のところを切断し、肺門の遠位側をRNA用サンプルとし速やかにA tubeに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。

右肺を長軸方向で葉の幅1/2のところを切断し、肺門の遠位側をRNA用サンプルとし、速やかにB tubeに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。

病理標本用サンプル採取

肺門の近位側を病理標本用サンプルとし、左・右肺ともに断面をろ紙に(右肺は3葉の各断面がろ紙に接するように)貼り付け、ホルマリン固定した。

(肺は浮きやすいので、サンプルがホルマリンに浸かっていることを確認した。)

器具の洗浄

使用した器具を、生食で洗浄し水気をふき取り、次のサンプリングに用いた。

特に肺の切断用は、よく水気をふき取った。

解剖終了後のサンプル管理・マイクロアレイ用サンプル

氷上のRNA用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時にサンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルを収納した一時保管用箱は、4 の冷蔵庫に保管した。

解剖終了後のサンプル管理・病理標本用サンプル

サンプルの入った標本びんを、しんとう機に移し60分間しんとうした。

5) 脳摘出

マウスの受け取り

解剖担当者は剥皮する際に、できるだけ頭部先端までむいた

解剖担当者から肝、肺摘出後のマウスをトレイごと受け取った。

頭部の剥皮

術野を広くとれるようにハサミにて頭部全体の皮をむき、左手にて左右の皮にテンション

がかかると同時に、頭部をもった。

延髄部の切断

ハサミにて延髄部を切断した。この際、体部の筋・皮膚は頭部に付着した状態であり、完全に切り離さないようにした。

頭蓋骨の切断

脳を傷つけないように、ハサミを延髄側から頭蓋骨の正中に入れ、目の部位まで切断した。

脳の露出

脳が傷つかないように爪をひっかけるように指を使って、頭蓋骨を正中から左右に開き（観音開き）脳を露出させた。

脳の摘出

先曲ピンセットを、横から頭蓋と脳の間に入れ（右側の方が容易）（脳をできるだけ触らないように頭蓋にあてる感じで）硬膜の付着の有無を確認しつつ、硬膜の付着がある場合は除去し、徐々に頭蓋と脳の隙間を広げていき、視交差を切断し、最終的に先曲部分全体で脳底部を反転するようにして脳を摘出し、これを氷冷した硝子シャーレ上にある、生理食塩水で十分に湿らせたろ紙(ADVANTEC Filter paper 2)上においた。嗅球は切除し、脳としては採取しなかった。

6) 脳サンプリング

脳の左右の分離

切断しやすい様に、脳を適当な位置にシャーレの回転やピンセットを利用し置き、カミソリ刃にて正中で左右に切断し、右半分をピンセットにてろ紙に貼り付け、ホルマリンに入れ、左半分をろ紙上に、切断面を下側にして置いた。

作業員Bに渡した。

小脳の分離「作業員B分担」

あらかじめ氷冷したピンセット2本を使用した。

延髄部分にピンセットを添えながら、先曲ピンセットを、小脳とその他との境界部に入れ、底面までおろし、ろ紙上を滑らせるようにして小脳を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れた）。

脳幹の分離

延髄部分にピンセットを添えながら、大脳皮質と脳幹部の境界に、優しく先曲ピンセットの先曲部分を添え、両部位を少し剥離する様、境界を少しあけるようにし、海馬を見据えた後、脳幹部の底部のみを先曲ピンセットで挟み込む様につまみ、脳幹部を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れた）。

海馬と大脳皮質の分離

残った脳部分の（小脳側に）海馬がみえる。海馬の境界をしっかりと認識した後に、大脳皮質と海馬の境界部分に優しく先曲ピンセットの先曲部分を添え、海馬部位を軽くめくるように反転することにより海馬を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れる）。白い部分は線条体であり、先曲ピンセットにてつまむように剥離し、大脳皮質の方に付着させた。

RNAサンプル

各サンプルをRNA用サンプルチューブに入れ、RNA laterに浸かっていることを確認しサン

プルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移した。登録用シールは、登録台紙に貼った。

器具の洗浄

使用した器具を、生食で洗浄し水気を取り、次のサンプリングに用いた。

解剖終了後のサンプル管理・RNA用サンプル

氷上のRNA用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時に、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。全てを移し終えたら箱の中のサンプル数を数え、tube check sheetにチェックを入れた。サンプリング担当者以外の人に同様にサンプル数をチェックしてもらい、問題がなければサンプルの入った一時保管用箱を4の冷蔵庫に保管した。

解剖終了後のサンプル管理・病理標本用サンプル

サンプルの入った標本びんをしんとう機に移し60分しんとうした。

7) 注意事項

全ての作業は作業着、手袋及びマスクを着用して行った。作業台をRNase AWAYで清拭し、RI実験用の紙（ポリエチレンろ紙）を敷いて作業した。臓器摘出、秤量以外の操作は氷上で行った。

サンプルに動物の毛、血液、他の臓器が混入しないようにした。日内変動で遺伝子発現量が変わるため、各採取時期のサンプル採取は約30分以内（2分半/匹）に終わらせた。

8) 試料の処理

肝のマイクロアレイ用サンプルは、RNAlater入りのサンプルチューブ内で一晩冷蔵（4℃）後、サンプル重量を測定し、-80℃で保存した。

(3) マイクロアレイ用サンプル（RNAlaterに浸かっているもの）重量測定

マイクロアレイ用サンプルは、RNAlaterに4℃で一晩静置した後（全ての解剖が終了した翌日）重量測定を行った。

（サンプルチューブに入った状態で重量測定し、その値から風袋を差し引いたものをサンプル重量とした。）

使用した器具及び試薬類

マイクロアレイ用サンプル（RNAlaterに浸かったもの）

マイクロアレイ用サンプルは、RNAlaterに4℃で一晩静置した後（全ての解剖が終了した翌日以降）重量測定を行った。

フリーズボックス（フリーズボックスは新しいものを準備し、ラベルした）

手袋

マスク

氷

Ice box（マイクロアレイ用サンプルを収納している箱と新しいフリーズボックスがいれられる大きさのもの）

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行うこととした。）

Ice boxに氷をいれ、この上に、マイクロアレイ用サンプルを収納している箱と新しいフリーズボックスをおいた。

サンプルは、1種類ずつ、一番小さいSample No.から測定しはじめた。

サンプル1本をとり、番号を確認し、重量を測定した。

測定後、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認し、サンプルを新しいフリーズボックスに収納した。

同様に次のサンプルを測定した。

測定後のサンプルは、-80 で保存した。

この測定値から、風袋を差し引いたものをサンプル重量とした。

(4) マイクロアレイ用サンプルの保存及び送付

肝、肺及び脳のmRNA測定用サンプルは4 で一晩保存後、肝はサンプル重量測定し、超低温庫 (-80) で凍結して保存した。

これらの保存サンプルは、解剖から1週間以内にドライアイスを含めて、下記宛先に送付した。

〒158-8501 東京都世田谷区上用賀1-18-1

国立医薬品食品衛生研究所 安全性生物試験研究センター
毒性部 高橋 裕次

2 - 3 - 4 病理学的検査

(1) 剖検

全ての解剖動物について、肝、肺及び脳の肉眼的観察を行った。

(2) 臓器重量

全ての解剖動物について、肝の湿重量を測定した。

(3) 病理組織学的検査

2-3-3に記載した病理組織学検査用に採取した肝、肺及び脳について、切り出し、パラフィン包埋した。その後、薄切、ヘマトキシリン・エオジン染色を行い、光学顕微鏡により検査し、病理組織診断結果のみを報告した。なお、病理標本（パラフィンブロックとプレパラート）は日本バイオアッセイ研究センターで保管する。

2 - 4 数値の取り扱いと表示

各数値データは、測定機器の精度に合わせて表示した。

吸入チャンバー内の被験物質濃度は ppm を単位として測定し、表示した。

体重は g を単位とし、小数点以下第 1 位まで測定し、表示した。

臓器湿重量は、g を単位とし、小数点以下第 3 位まで測定し、表示した。

なお、各数値データの平均値及び標準偏差は、上記に示す桁数と同様になるよう四捨五入を行い表示した。

3 試験成績

3 - 1 吸入チャンバー内の被験物質濃度

吸入チャンバー内の被験物質濃度を表 4 に示した。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標投与濃度 0.1、0.3 及び 1.0 ppm に対し、測定値の平均 ± 標準偏差は、それぞれ 0.0966 ± 0.0014 ppm、 0.292 ± 0.008 ppm 及び 0.998 ± 0.020 ppm であった。

3 - 2 動物の生死及び一般状態

全ての動物が、定期解剖時まで生存した。また、いずれの動物も特記すべき一般状態の変化を認めなかった。

3 - 3 体重

解剖時の体重(g)を表 5 に示した。

3 - 4 病理学的検査

3 - 4 - 1 剖検観察

肝、肺及び脳の剖検所見を表 6 に示した。
いずれの動物も特記すべき変化を認めなかった。

3 - 4 - 2 臓器重量

肝臓湿重量(g)を表 5 に示した。

3 - 4 - 3 病理組織学的検査

肝、肺及び脳の病理組織学的検査の結果を表 7 に示した。
いずれの動物も被験物質の影響は特に認めなかった。

表 3 吸入チャンバー内環境の測定結果：換気量と換気回数（2時間/日、単回暴露）

単位：換気量 L/min 換気回数 回/時

チャンバー	CH-5		CH-6		CH-7		CH-8	
群	対照群		0.1 ppm 群		0.3 ppm 群		1.0 ppm 群	
	換気量	換気回数	換気量	換気回数	換気量	換気回数	換気量	換気回数
全期間								
平均値	213.5	12.1	212.5	12.0	211.7	12.0	212.4	12.0
標準偏差	0.6	0.0	0.5	0.0	0.5	0.0	0.4	0.0
時間別平均値								
投与開始 ~ 投与終了時	213.1	12.1	212.0	12.0	212.4	12.0	212.8	12.0
投与開始 ~ 投与開始 4 時間目	214.3	12.1	213.2	12.1	211.8	12.0	212.6	12.0
投与開始 ~ 投与開始 8 時間目	213.5	12.1	212.5	12.0	211.4	12.0	211.8	12.0
投与開始 ~ 投与開始 24 時間目	212.9	12.1	212.3	12.0	211.2	12.0	212.5	12.0

表 4 吸入チャンバー内の被験物質濃度 (2 時間 / 日、単回暴露)

	単位: ppm			
	対照群	0.1 ppm群	0.3 ppm群	1.0 ppm群
平均濃度	0	0.0966	0.292	0.998
標準偏差	0	0.0014	0.008	0.020

表 5 解剖時体重及び肝臓重量 (2時間 / 日、単回暴露)

投与終了時解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1001	26.7	1.313	1.256	0.073
	1002	24.6	1.281		
	1003	25.2	1.174		
0.1 ppm 群	1101	25.6	1.332	1.327	0.059
	1102	25.5	1.383		
	1103	24.1	1.266		
0.3 ppm 群	1201	26.5	1.434	1.384	0.081
	1202	27.0	1.428		
	1203	25.0	1.290		
1.0 ppm 群	1301	28.1	1.484	1.265	0.195
	1302	23.4	1.112		
	1303	25.0	1.198		

投与開始 4 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1004	27.1	1.495	1.223	0.247
	1005	25.0	1.162		
	1006	23.9	1.013		
0.1 ppm 群	1104	27.7	1.376	1.345	0.063
	1105	26.7	1.272		
	1106	28.0	1.386		
0.3 ppm 群	1204	24.2	1.169	1.161	0.050
	1205	24.1	1.107		
	1206	24.5	1.207		
1.0 ppm 群	1304	25.6	1.149	1.264	0.106
	1305	26.3	1.359		
	1306	25.8	1.284		

投与開始 8 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1007	26.2	1.141	1.132	0.098
	1008	24.7	1.029		
	1009	26.9	1.225		
0.1 ppm 群	1107	23.9	0.978	1.048	0.066
	1108	25.8	1.057		
	1109	25.0	1.108		
0.3 ppm 群	1207	26.0	1.094	1.121	0.063
	1208	26.7	1.193		
	1209	25.3	1.076		
1.0 ppm 群	1307	24.3	1.088	1.108	0.028
	1308	25.3	1.140		
	1309	25.4	1.097		

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1010	28.8	1.558	1.435	0.122
	1011	27.5	1.431		
	1012	26.8	1.315		
0.1 ppm 群	1110	28.3	1.452	1.384	0.059
	1111	26.5	1.342		
	1112	26.7	1.358		
0.3 ppm 群	1210	26.8	1.392	1.478	0.093
	1211	28.8	1.576		
	1212	27.2	1.465		
1.0 ppm 群	1310	27.6	1.381	1.469	0.087
	1311	27.5	1.470		
	1312	29.0	1.555		

表 6 剖検所見 (2時間 / 日、単回暴露)

投与終了時解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1001	著変なし	著変なし	著変なし
	1002	著変なし	著変なし	著変なし
	1003	著変なし	著変なし	著変なし
0.1 ppm 群	1101	著変なし	著変なし	著変なし
	1102	著変なし	著変なし	著変なし
	1103	著変なし	著変なし	著変なし
0.3 ppm 群	1201	著変なし	著変なし	著変なし
	1202	著変なし	著変なし	著変なし
	1203	著変なし	著変なし	著変なし
1.0 ppm 群	1301	著変なし	著変なし	著変なし
	1302	著変なし	著変なし	著変なし
	1303	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 4 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1004	著変なし	著変なし	著変なし
	1005	著変なし	著変なし	著変なし
	1006	著変なし	著変なし	著変なし
0.1 ppm 群	1104	著変なし	著変なし	著変なし
	1105	著変なし	著変なし	著変なし
	1106	著変なし	著変なし	著変なし
0.3 ppm 群	1204	著変なし	著変なし	著変なし
	1205	著変なし	著変なし	著変なし
	1206	著変なし	著変なし	著変なし
1.0 ppm 群	1304	著変なし	著変なし	著変なし
	1305	著変なし	著変なし	著変なし
	1306	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 8 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1007	著変なし	著変なし	著変なし
	1008	著変なし	著変なし	著変なし
	1009	著変なし	著変なし	著変なし
0.1 ppm 群	1107	著変なし	著変なし	著変なし
	1108	著変なし	著変なし	著変なし
	1109	著変なし	著変なし	著変なし
0.3 ppm 群	1207	著変なし	著変なし	著変なし
	1208	著変なし	著変なし	著変なし
	1209	著変なし	著変なし	著変なし
1.0 ppm 群	1307	著変なし	著変なし	著変なし
	1308	著変なし	著変なし	著変なし
	1309	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1010	著変なし	著変なし	著変なし
	1011	著変なし	著変なし	著変なし
	1012	著変なし	著変なし	著変なし
0.1 ppm 群	1110	著変なし	著変なし	著変なし
	1111	著変なし	著変なし	著変なし
	1112	著変なし	著変なし	著変なし
0.3 ppm 群	1210	著変なし	著変なし	著変なし
	1211	著変なし	著変なし	著変なし
	1212	著変なし	著変なし	著変なし
1.0 ppm 群	1310	著変なし	著変なし	著変なし
	1311	著変なし	著変なし	著変なし
	1312	著変なし	著変なし	著変なし

表 7 病理組織所見（2時間/日、単回暴露）

投与終了時解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1001	著変なし	著変なし	著変なし
	1002	著変なし	著変なし	著変なし
	1003	著変なし	著変なし	著変なし
0.1 ppm 群	1101	著変なし	著変なし	著変なし
	1102	著変なし	著変なし	著変なし
	1103	著変なし	著変なし	著変なし
0.3 ppm 群	1201	著変なし	著変なし	著変なし
	1202	著変なし	著変なし	著変なし
	1203	著変なし	著変なし	著変なし
1.0 ppm 群	1301	著変なし	著変なし	著変なし
	1302	著変なし	著変なし	著変なし
	1303	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 4 時間目解剖

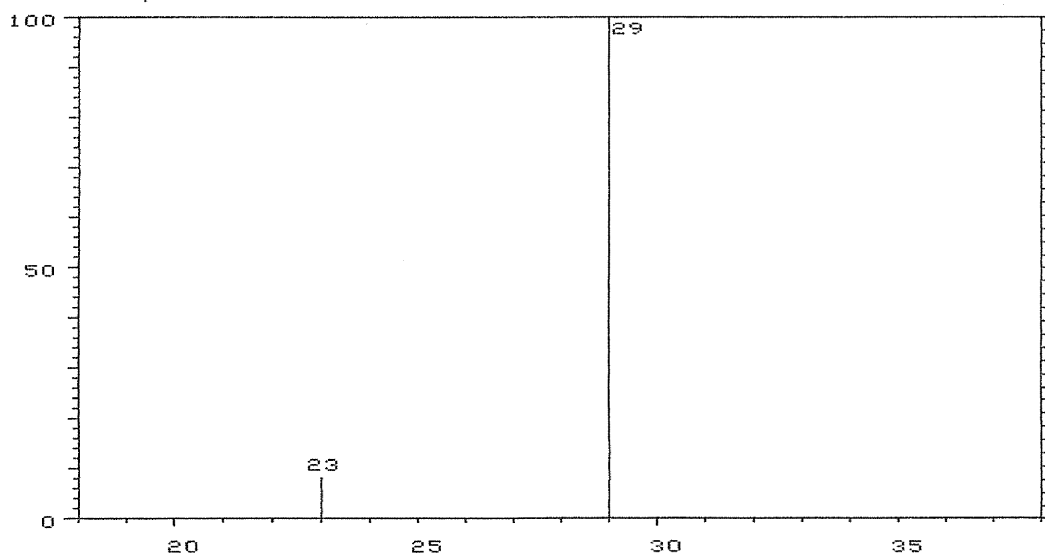
群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1004	著変なし	著変なし	著変なし
	1005	著変なし	著変なし	著変なし
	1006	著変なし	著変なし	著変なし
0.1 ppm 群	1104	著変なし	著変なし	著変なし
	1105	著変なし	著変なし	著変なし
	1106	著変なし	著変なし	著変なし
0.3 ppm 群	1204	著変なし	著変なし	著変なし
	1205	著変なし	著変なし	著変なし
	1206	著変なし	著変なし	著変なし
1.0 ppm 群	1304	著変なし	著変なし	著変なし
	1305	著変なし	著変なし	著変なし
	1306	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 8 時間目解剖

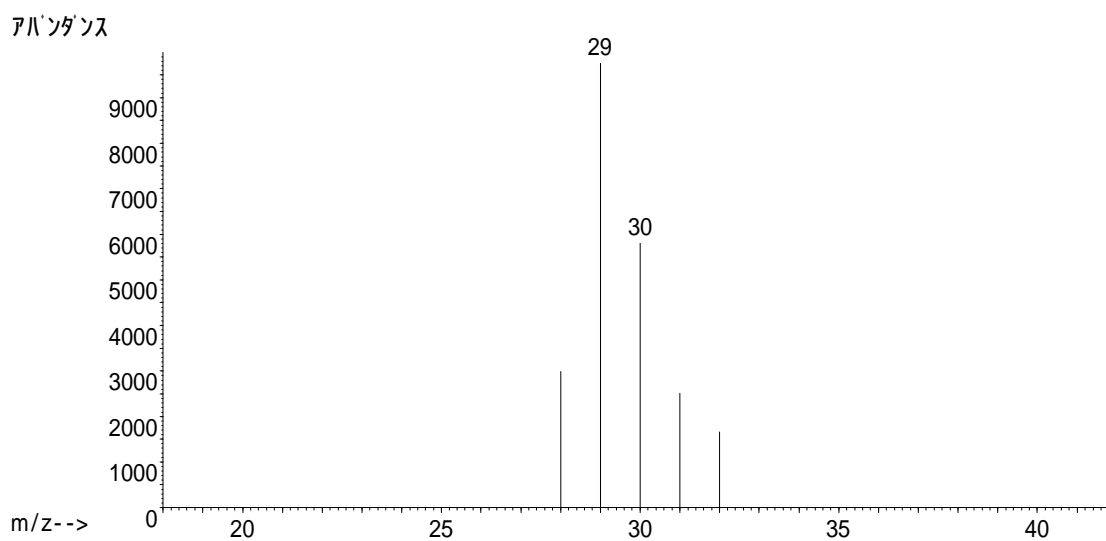
群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1007	著変なし	著変なし	著変なし
	1008	著変なし	著変なし	著変なし
	1009	著変なし	著変なし	著変なし
0.1 ppm 群	1107	著変なし	著変なし	著変なし
	1108	著変なし	著変なし	著変なし
	1109	著変なし	著変なし	著変なし
0.3 ppm 群	1207	著変なし	著変なし	著変なし
	1208	著変なし	著変なし	著変なし
	1209	著変なし	著変なし	著変なし
1.0 ppm 群	1307	著変なし	著変なし	著変なし
	1308	著変なし	著変なし	著変なし
	1309	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1010	著変なし	著変なし	著変なし
	1011	著変なし	著変なし	著変なし
	1012	著変なし	著変なし	著変なし
0.1 ppm 群	1110	著変なし	著変なし	著変なし
	1111	著変なし	著変なし	著変なし
	1112	著変なし	著変なし	著変なし
0.3 ppm 群	1210	著変なし	著変なし	著変なし
	1211	著変なし	著変なし	著変なし
	1212	著変なし	著変なし	著変なし
1.0 ppm 群	1310	著変なし	著変なし	著変なし
	1311	著変なし	著変なし	著変なし
	1312	著変なし	著変なし	著変なし



被験物質のマススペクトル

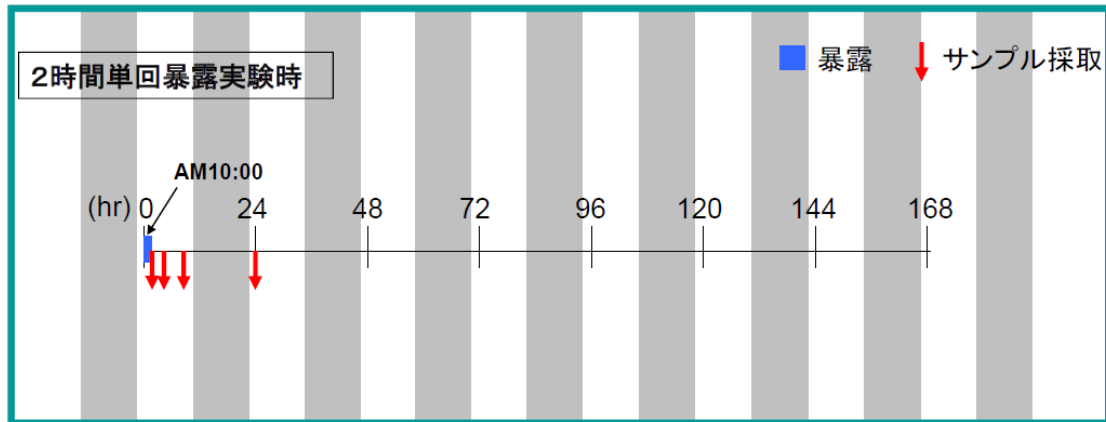


ホルムアルデヒドのマススペクトル

McLafferty FW, ed. 1994. Wiley Registry of Mass Spectral Data.

6th ed. New York, NY:John Wiley and Sons.

図1 マススペクトル



暴露2、4、8、24時間後に観測 [刻：12時、14時、18時、10時]

図2 試験スケジュール(2時間/日、単回暴露)

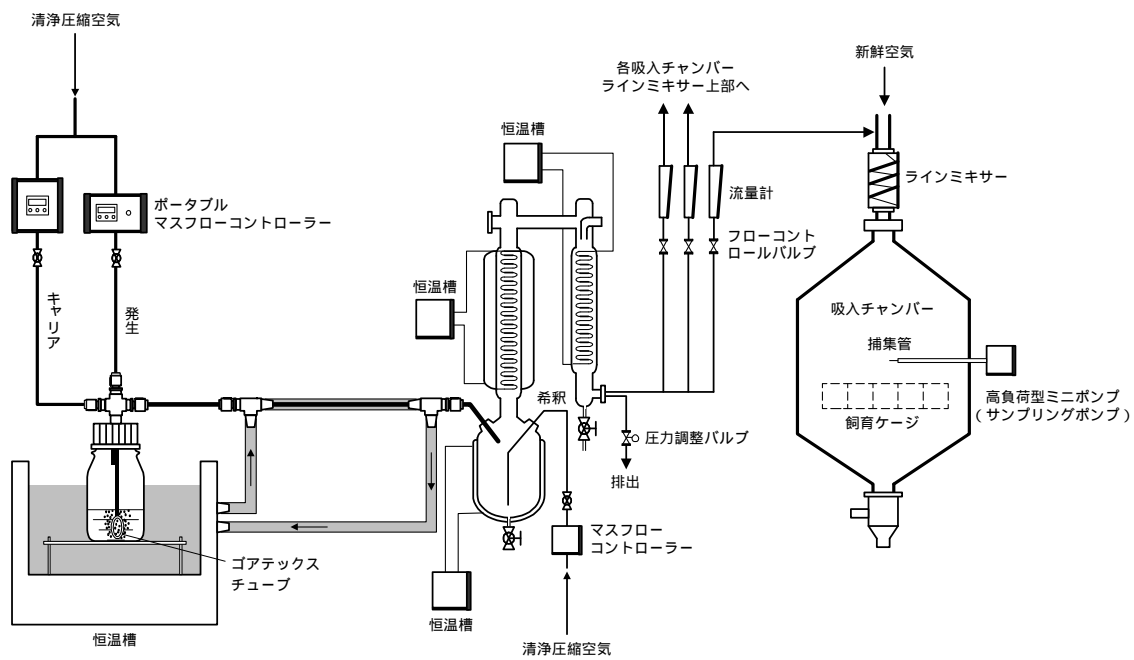


図3 吸入装置のシステム

別紙 - 1

検査成績書

中央労働災害防止協会 日本バイオアッセイ研究センター 御中

2015年4月21日
和光純薬工業株式会社

Code No.064-00406

ホルムアルデヒド液



規格/等級	試薬特級	
Lot No.	ECR1935	
数量	500ml	
検査項目	検査成績	規格値
性状	試験適合	試験適合
濃度(HCHO)	37.1%(mass/mass)	36.0~38.0%(mass/mass)
外観	ハーゼン10以下	ハーゼン10以下
密度(20°C)	1.094g/ml	1.085~1.100g/ml
強熱残分(硫酸塩)	0.002%(mass/mass)以下	0.002%(mass/mass)以下
酸(HCOOHとして)	0.04%(mass/mass)以下	0.04%(mass/mass)以下
塩化物(Cl)	2ppm(mass/mass)以下	2ppm(mass/mass)以下
硫酸塩(SO4)	0.002%(mass/mass)以下	0.002%(mass/mass)以下
銅(Cu)	2ppm(mass/mass)以下	2ppm(mass/mass)以下
鉛(Pb)	2ppm(mass/mass)以下	2ppm(mass/mass)以下
鉄(Fe)	2ppm(mass/mass)以下	2ppm(mass/mass)以下
メタノール(安定剤)	7.0%(mass/mass)	5.0~10.0%(mass/mass)
検査年月日	2015/01/19	

判定	合格	検査責任者	吉田雄一
----	----	-------	------

(1/1)

成績書発行番号

S392727

委託研究報告書

IV. アセトアルデヒドのマウスを用いた極低濃度暴露試験

報告書

(2時間/日、単回暴露)

試験番号：0865

CAS No. 75-07-0

中央労働災害防止協会

日本バイオアッセイ研究センター

要約

化学物質の極低濃度暴露による生体影響検出の技術開発を目的として、生活環境中の濃度に即した極低濃度のアセトアルデヒドを C57BL/6J 雄マウスに 2 時間/日、単回全身暴露（経気道投与）し、遺伝子発現解析用の肝、肺及び脳の組織を採取した。

本試験は、被験物質投与群 3 群と対照群 1 群の計 4 群の構成で、各群 12 匹、合計 48 匹のマウスを用いた。投与濃度は、0.03、0.10 及び 0.30 ppm とした。対照群は清浄空気による換気のみとした。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着 - 溶媒抽出法により測定した。投与終了時、並びに投与開始後 4 時間目、8 時間目及び 24 時間目に各群 3 匹の動物を解剖し、肝、肺及び脳から遺伝子発現解析のための RNA 用サンプルを採取するとともに、病理組織学的検査用サンプルを採取した。

吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標投与濃度 0.03、0.10 及び 0.30 ppm に対し、測定値の平均 ± 標準偏差は、それぞれ 0.0311 ± 0.0003 ppm、 0.105 ± 0.003 ppm 及び 0.312 ± 0.005 ppm であった。

剖検と病理組織学的検査では、全動物とも肝、肺及び脳に特記すべき所見を認めなかった。遺伝子発現解析のための RNA 用サンプルは試験委託者に送付した。

1. 試験材料

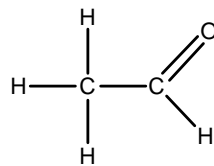
1 - 1 被験物質の性状等

1 - 1 - 1 名称等

名 称 : アセトアルデヒド
 別 名 : 酢酸アルデヒド
 CAS No. : 75-07-0

1 - 1 - 2 構造式及び分子量

構 造 式 :



分 子 量 : 44.05

アセトアルデヒド

1 - 1 - 3 物理化学的性状等

性 状 : 刺激臭のある無色気体
 沸 点 : 20.2
 蒸 気 圧 : 101kPa(20)
 比 重 : 0.7839(16)

1 - 2 アセトアルデヒド

1 - 2 - 1 アセトアルデヒド原液

名 称 : アセトアルデヒド
 製 造 元 : シグマ - アルドリッチ
 カタログ番号 : 00071
 ロット番号 : STBD7279V
 純 度 : 99.9%
 詳細は別紙 - 1 参照

1 - 2 - 2 アセトアルデヒド標準ガス

名 称 : アセトアルデヒド標準ガス
 製 造 元 : 高千穂化学工業株式会社
 容器番号 : CQB13320
 ボンベ濃度 : 50.6 ppm
 標準ガス製造 : 11 - 2 - 1のアセトアルデヒド原液を用いて製造された。
 容器種類、材質 : 47L (アルミニウム)
 充 填 量 : 11.8MPa
 詳細は別紙 - 2参照

1 - 3 被験物質の特性

使用した被験物質の特性は、GC/MS (日立製作所 M-80B) を用いて定性した。その結果、

アセトアルデヒドに相当するイオンピークを確認した(図1)。

1-4 試験動物

1-4-1 種、系統及び清浄度

種 : マウス
系 統 : C57BL/6J
清浄度 : SPF

1-4-2 性及び導入匹数

雄 : 52匹

1-4-3 週齢

導 入 時 週 齢 : 生後10週齢 2015年4月16日生まれ
投与開始時週齢 : 生後12週齢
解剖サンプリング時週齢 : 生後12週齢

1-4-4 供給業者

日本チャールス・リバー(株)厚木飼育センター

1-4-5 検疫及び馴化

動物導入後、1週間の検疫を行った。検疫期間後、動物を吸入チャンバー室に移動し、1週間の馴化を行った。

検疫期間 : 7日間(2015年6月25日~2015年7月1日)
馴化期間 : 7日間(2015年7月2日~2015年7月8日)

2. 試験方法

2-1 投与

2-1-1 投与経路

投与経路は全身吸入暴露による経気道投与とした。

2-1-2 被験物質の投与方法

投与は、試験動物を収容した吸入チャンバー内に、設定濃度に調整した被験物質を含む空気を送り込み、動物に全身暴露することにより行った。

2-1-3 投与期間(図2参照)

投与は単回2時間暴露(午前10時から午後0時)とした。

2-1-4 投与濃度

投与濃度は、0.03、0.10及び0.30 ppmの3段階（公比約3）に設定した。なお、対照群はHEPAフィルターと活性炭フィルターにより濾過した新鮮空気による換気のみとした。

2-1-5 投与経路及び投与濃度の設定理由

投与経路は、室内環境におけるヒトへの主な暴露経路に合わせ、全身吸入暴露とした。

投与濃度はアセトアルデヒドの室内濃度指針値である0.03 ppmを考慮して、最高投与濃度を0.30 ppmとし、以下0.10、0.03 ppmの3段階の濃度（公比約3）を設定した。

2-1-6 アセトアルデヒド暴露に関する国立医薬品食品衛生研究所での経緯

国立医薬品食品衛生研究所 安全性生物試験研究センター 毒性部では、アセトアルデヒドを正確にマウスに暴露するために、2種類の吸入チャンバーを用いてチャンバー内アセトアルデヒドの濃度検討を行った。

発生方法については、アセトアルデヒド(99%、MERCK) 0.3%希釈液を用いたバブリングによる発生装置内タンクのカス濃度は100ppm以上を示し、0.1%に希釈倍率を上げて、この濃度は100ppm以上を示し、ホルムアルデヒドと異なりアセトアルデヒドは揮発性が高く、希釈倍率を上げてアセトアルデヒドガス濃度を低下させることができないことが考えられた。バブリング法では低濃度が得られないため、標準ガスボンベを用いる方法を採用することとし、ガスの供給システムを変更、ガスボンベ用のマスフローコントローラー及び流量計を新たに設置、ボンベガスを希釈することで所定の濃度の暴露が可能となった。高千穂商事から購入した標準ガス濃度は104ppmであった。このガスをチャンバー内の総換気空気650L/分により希釈した。0.3 ppm濃度を目標に標準ガス1.9L/分をチャンバー内に送気、高感度ホルムアルデヒドガスモニター(理研計器)による濃度測定を試みた。高濃度群のモニター値は 0.091 ± 0.011 ppm (平均値 \pm 標準偏差)を示した。

2回目に行った濃度測定試験では、設定濃度0.3ppmに対し標準ガスを1.87L/分流した高濃度群の捕集管(GL-Pak mini AERO DNPH, ジーエルサイエンス)測定による濃度は0.237 ppmと21.2%低く、設定濃度0.03 ppmに対し標準ガスを0.19L/分流した低濃度群の捕集管測定による濃度は0.027 ppmと8.3%低く、設定濃度0.1ppmに対し標準ガスを0.63 L/分流した中間濃度群は0.094 ppmと6%低かった。高濃度群のモニター値は 0.126 ± 0.009 ppm (平均値 \pm 標準偏差)と捕集管測定値0.237 ppmとの濃度差が大きかった。

3回目の濃度測定時において2.37 L/分に増やして流した高濃度群の捕集管測定による濃度は0.286 ppmと4.7%低く、設定濃度0.03 ppmに対し標準ガスを0.21L/分流した低濃度群の捕集管測定による濃度は0.026 ppmと13.3%低く、設定濃度0.1ppmに対し標準ガスを0.67 L/分流した中間濃度群は0.089 ppmと11%低かった。チャンバー内濃度の安定性を高感度ホルムアルデヒドガスモニターで測定したところ 0.185 ± 0.018 ppm (平均値 \pm 標準偏差)であり、捕集管値0.286 ppmとの濃度差が大きかった。

4回目の濃度測定試験では、設定濃度0.3ppmに対し標準ガスを2.5L/分流した高濃度群の捕集管測定による濃度は0.323 ppmと7.2%高く、設定濃度0.03 ppmに対し標準ガスを0.25L/分流した低濃度群の捕集管測定による濃度は0.033 ppmと8.3%高く、設定濃度0.1ppmに対し標準ガスを0.76 L/分流した中間濃度群は0.106 ppmと6%高かった。高濃度群のモニター

値は 0.093 ± 0.019 ppm(平均値 \pm 標準偏差)であり、捕集管値0.323 ppm との濃度差が大きかった。4 回行った高感度ホルムアルデヒドガスモニターの測定結果は、安定性を確認するには使用が可能であるような数値の推移を示すが、捕集管値と比べかなり低い濃度を示していた。本機器は、アセトアルデヒドに対し反応性が悪く信頼性は低いと考えられた。

本試験において4回目の濃度試験データを基に、0.03ppm では0.23L/分、0.1ppm では0.72 L/分、0.3ppm では2.33L/分に流量を補正し標準ガスを流入させ、得られた捕集管測定濃度は0.028、0.094、0.277ppm であり、6.5~8.7%ほど低い目標値に近い一定濃度を安定的に保持し、動物に暴露することができた。また対照群チャンバー内濃度は 0.0020 ± 0.0013 ppm(3.75 ± 2.19 $\mu\text{g}/\text{m}^3$ 、平均値 \pm 標準偏差)、室内濃度は 0.0040 ± 0.0024 ppm(6.83 ± 4.49 $\mu\text{g}/\text{m}^3$ 、平均値 \pm 標準偏差)と低濃度群の0.028 ppm と比し低い濃度であり、一般環境大気濃度0.23~7.9 $\mu\text{g}/\text{m}^3$ (平均値2.5 $\mu\text{g}/\text{m}^3$) (環境省、2003)と動物室内は同等であり、一般家庭の室内空气中で検出される平均濃度17ppb (国土交通省、2003) を下回り、実験に影響はないものと考えられた。

2-1-7 被験物質の暴露方法 (暴露濃度 0ppm、0.03 ppm、0.10 ppm、0.30 ppm)

アセトアルデヒド標準ガスをフローコントロールバルブと流量計を用いて圧力と流量を調整し、一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに供給し、実験を行った。(概略図を図3に示す)

2-1-8 被験物質濃度の測定

吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着 - 溶媒抽出法により測定した。すなわち、2,4-ジニトロフェニルヒドラジンがあらかじめ添加された捕集管LpDNPH S10L(カタログ番号: 505361-U スペルコ社)を吸入チャンバー内に挿入し、2時間、吸入チャンバー内のアセトアルデヒドを捕集した。捕集管で捕集したアセトアルデヒドは、捕集管内の2,4-ジニトロフェニルヒドラジンと反応し、アセトアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンとして捕集管内に生成され、そのアセトアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンは、アセトニトリル(HP LC分析用 和光純薬工業株式会社)10mLによりメスフラスコに抽出し、濃度に応じて希釈調製し、高速液体クロマトグラフ(HPLC)(LC-10 島津製作所)により分析を実施した。なお、HPLCの分析条件に関して、移動相組成はアセトニトリル:蒸留水 = 60:40、流量は1mL/min、カラムはL-column ODS(4.6mm \times 150mm、粒径: 5 μm (財)化学物質評価研究機構)、検出波長はUV260nm、試料注入量は10 μL とした。

また、検量線はアセトアルデヒドの量を換算したアセトアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンの標準品アセトアルデヒド-DNPH(カタログ番号: 4M7340-U スペルコ社)を用い、0.1~10 $\mu\text{g}/\text{mL}$ の範囲で検量線を作成した。

2-2 動物管理

2-2-1 各群の使用動物数

投与群3群及び対照群1群の計4群を設け、各群12匹の動物を用いた。また、投与終了時、投与開始後4時間目、8時間目及び24時間目の解剖期を設けた。

各群の使用動物数と動物番号

群番号	群名称	解剖期	雄 使用動物数(動物番号)
0	対 照 群	投与終了時解剖	3 匹 (1001 ~ 1003)
		投与開始 4 時間目解剖	3 匹 (1004 ~ 1006)
		投与開始 8 時間目解剖	3 匹 (1007 ~ 1009)
		投与開始 24 時間目解剖	3 匹 (1010 ~ 1012)
1	0.03 ppm 群	投与終了時解剖	3 匹 (1101 ~ 1103)
		投与開始 4 時間目解剖	3 匹 (1104 ~ 1106)
		投与開始 8 時間目解剖	3 匹 (1107 ~ 1109)
		投与開始 24 時間目解剖	3 匹 (1110 ~ 1112)
2	0.10 ppm 群	投与終了時解剖	3 匹 (1201 ~ 1203)
		投与開始 4 時間目解剖	3 匹 (1204 ~ 1206)
		投与開始 8 時間目解剖	3 匹 (1207 ~ 1209)
		投与開始 24 時間目解剖	3 匹 (1210 ~ 1212)
3	0.30 ppm 群	投与終了時解剖	3 匹 (1301 ~ 1303)
		投与開始 4 時間目解剖	3 匹 (1304 ~ 1306)
		投与開始 8 時間目解剖	3 匹 (1307 ~ 1309)
		投与開始 24 時間目解剖	3 匹 (1310 ~ 1312)

2 - 2 - 2 群分け及び個体識別方法

群分けは、投与前日に行った。供試動物の各群への割り当ては、一般状態及び体重の推移に異常を認めない動物を体重の重い順より各群に 1 匹ずつ割り当て、二巡目からは各群の動物の体重の合計を比較して、小さい群より順に体重の重い動物を割り当てることにより、群間の体重の偏りを小さくする群分け方法（適正層別方式）により実施した。

動物の個体識別は、検疫期間、馴化期間及び投与期間ともケージに個体識別番号を記したラベルを付すことにより行った。なお、動物はバリア区域内の独立した室（516 室）に収容し、室の扉に試験番号、動物種及び動物番号を表示し、他の試験及び異種動物と区別した。

2 - 2 - 3 飼育条件

(1) 飼育環境

検疫期間中は検疫室（518 室）、馴化期間及び投与期間中は吸入試験室（516 室）で動物を飼育した。投与は吸入試験室の吸入チャンバーを使用した。

検疫室、吸入試験室及び吸入チャンバー内の環境条件及び使用したケージを以下に示した。また、吸入チャンバー内温度・湿度の実測値の範囲〈最低値～最高値〉を下に、温度、湿度、換気量と換気回数の時間別平均値を表 1～3 に示した。検疫室、吸入試験室及び吸入チャンバー内の環境には、動物の健康状態に影響を与えるような大きな変化は認められなかった。

温 度 : 検疫室 ; 23 ± 2

吸入試験室； 22 ± 2
 吸入チャンバー内； $20 \sim 24$ < $22.4 \sim 22.7$ >
 湿度： 検疫室； $55 \pm 15\%$
 吸入チャンバー内； $30 \sim 70\%$ < $53.1 \sim 56.9\%$ >
 明暗サイクル： 12 時間点灯(8:00～20:00) / 12 時間消灯(20:00～8:00)
 換気回数： 検疫室；15～17 回 / 時
 吸入試験室；5～7 回 / 時
 吸入チャンバー内； 12 ± 1 回 / 時 < $12.0 \sim 12.1$ 回 >
 圧力： 吸入チャンバー内； $0 \sim -15 \times 10\text{Pa}$
 吸入チャンバー容積： 1060L
 ケージへの動物の収容方法： 単飼
 ケージの材質・形状・寸法等：
 飼育期間；ステンレス製 2 連網ケージ ($112(\text{W}) \times 212(\text{D}) \times 120(\text{H}) \text{ mm}$ / 匹)
 投与；ステンレス製 5 連網ケージ ($100(\text{W}) \times 116(\text{D}) \times 120(\text{H}) \text{ mm}$ / 匹)

(2) 飼料

飼料は、被験物質投与中を除いて、オリエンタル酵母工業(株) (千葉工場：千葉県千葉市美浜区新港 8-2) の CRF-1 固型飼料 (30kGy- 線照射滅菌飼料) を飼料給餌器により自由摂取させた。

なお、試験に使用した飼料中の栄養成分と夾雑物については、オリエンタル酵母工業(株) から分析データを入手し、保管した。また、飼料中の夾雑物は、試験計画書に規定した許容基準と照合して異常のないことを確認した。

(3) 飲水

飲水は、被験物質投与中を含む全飼育期間を通して、市水 (神奈川県秦野市水道局供給) をフィルターろ過した後、紫外線照射し、自動給水ノズルから自由摂取させた。

なお、飲水は、試験施設として実施している定期サンプリングによる飲水を(財)食品薬品安全センター秦野研究所 (神奈川県秦野市落合 729-5) に依頼して、建築物衛生法施行規則第 4 条に基づく水質基準に適合していることを確認し、その記録は保管した。

2 - 3 観察・検査項目及び方法

2 - 3 - 1 動物の生死及び一般状態の観察

< 検疫及び馴化期間 >

生死及び瀕死の確認を毎日 1 回以上行った。一般状態の詳細な観察は、検疫開始日 (導入時) 検疫終了日及び群分け時に行った。

< 投与及び飼育期間 >

生死及び瀕死の確認、一般状態の観察を毎日 1 回以上行った。

2 - 3 - 2 体重測定

< 検疫及び馴化期間 >

測定時に生存する全動物について、検疫開始日 (導入時) 検疫終了日及び群分け時に体重を測定

した。

<投与及び飼育期間>

解剖時に測定した。

2 - 3 - 3 試料の採取と検査

解剖時期: 動物は投与終了時、投与開始4時間目、8時間目及び24時間目に解剖した。

採取対象: 各解剖時期に、各群の(動物番号の小さい順に)3匹から採取した。

採取方法: 動物をエーテル麻酔下で、右腋窩動静脈の切断により放血致死させた。肝、肺及び脳よりマイクロアレイ用、病理組織学的検査用の試料を採取した。解剖時間は1匹あたり2分半から3分以内に脱血し、臓器採取を行った。また、肝、肺が摘出され、皮が頭部先端までむかれた状態のマウスを受けとってから各脳サンプルを得るまで、1匹あたり3分以内で試料を採取した。各群、定められた時刻に対して前後約15分(計30分)以内に完了した。解剖開始・終了時刻を記録した。詳しい手順は下記の通りとした。

(1) マイクロアレイ用サンプルチューブの作製・RNA用チューブの作製

1) ラベルシールの切り方

準備したもの

ラベルシール

ハサミ

仕切りのある箱(サンプルの種類別に、収納できるように仕切っておいた。)

ビニール袋

手袋

マスク

手順(作業は、手袋とマスクを着用して行った。)

Sample No.ごとに各種サンプル用ラベルシール一揃い(本体用・登録用)が、1枚の台紙上に連なっている。これを一番小さいSample No.が、一番上になるように番号順に重ねておいた。

番号を確認し、上から3枚をとり、ラベルシールの端と端が揃うように3枚を重ねた。

3枚がずれないようにしっかり指ではさみ、各サンプルの種類ごとにラベルシールを切り分けた。

切ったラベルシールは、一番小さいSample No.が一番上になるように番号順に重ねて、サンプルの種類別に箱に収めた。

不必要なラベルシールは、ビニール袋にまとめて収納し、実験終了後に処分した。

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

2) マイクロアレイ用サンプルチューブの作製

準備したもの

DNA LoBind Tube 2.0 mL : エッペンドルフ

RNAlater
 分注用ピペット
 分注用ピペットのチップ(25 mL)
 100 mL チューブ
 チューブラック
 フリーズボックス
 RNase 除去剤
 ラベルシール
 手袋
 マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し、クリーンベンチ内で行った。）

準備

クリーンベンチ内をRNase 除去剤でふき、準備したものを持ち込んだ。

チューブを並べる

アルミホイル（25cm幅のものを30cmくらいに切って使用）を敷きRNase 除去剤でふいた。DNA LoBind Tubeを開封してアルミホイルの上にとり出し、必要本数のチューブを蓋のあいた状態でチューブラックに並べた。（一度、袋から出したチューブは袋には戻さないこととした。）

RNAlaterの分注

必要量+ のRNAlaterを100 mL チューブに分注した。分注用ピペットで並べたチューブに（Liver：500 μ L/tube、Lung：1,000 μ L/tube、Brain：B-A：小脳（500）、B-B：脳幹（1,000）、B-C：大脳（1,000）、P-A：海馬（500） μ L/tube）分注した。

チューブの箱詰め

チューブの蓋をしめながらフリーズボックスに収納した。この時、チューブの破損がないか、分注ミスがないかを確認した。（破損しているもの、液量の少ないものは除外した。）

後片付け

持ち込んだものを取り出し、クリーンベンチを70%EtOHでふき、元の状態に戻した。

シール貼り

マイクロアレイ用サンプルのラベルシールを貼った。（ラベルシールの切り方・貼り方を参照）

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

3) ラベルシールの貼り方

準備したもの

ラベルシール（サンプル別に切り分けておいたもの）
 サンプルチューブ（必要本数をフリーズボックスに詰めた状態にしておいた）
 フリーズボックス（前項のフリーズボックスとは別に新しいものを準備した）
 手袋

マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行った。）

サンプル1種類ずつ、一番小さいSample No. から貼る作業をはじめた。

チューブ1本をとり、チューブに不具合がないかを確認した。

シールの番号を確認し、シール1枚をとり、右側（バーコード側）が上になるように右手でシールを持った。

の状態のまま、シールの台紙を縦半分（本体用と登録用の間）に二つ折りするような感じで軽く曲げ、曲げた方向から本体用シールを左手でめくり、1/3程度を台紙からはがした。

左手でループが左側にくるようにチューブを持ち、その時正面となる位置にバーコードを上にし、本体用シールを貼った。で台紙からはがした部分を先ずチューブに貼り、左手でチューブを半回転させシール全体をしっかりと貼り付けた。本体用シールをはがした後も登録用シールは、右手にもったままの状態とした。

左手でチューブをもったまま、右手の登録用シールをバーコードが下になるように持ちかえた。そのまま、シールの右端（台紙の切れ目より右側）をもち、左手で本体用シールが貼られていた台紙（切れ目より左側）を取り去った。登録用シールは、一部台紙がついた状態とした。

左手でループが右側にくるようにチューブを持ちかえ、その時、正面となる位置にバーコードを下にし、一部台紙のついた状態の登録用シールを貼った。シールがしっかりと貼られているかを確認し、チューブを新しいフリーズボックスに収納した。

4) サンプルチューブ風袋測定

風袋測定は、解剖実施日の2週間以上前に測定すると値が変わってしまう可能性があるため、解剖実施日の10日～1日前に行った。

準備したもの

ラベルシールを貼ったサンプルチューブ（マイクロアレイ用：RNAlaterを分注したもの）をフリーズボックスに詰めた状態とした。

フリーズボックス（前項のフリーズボックスとは別に新しいものを準備した）

手袋

マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行った。）

サンプル1種類ずつ、一番小さいSample No.から測定した。

サンプルチューブ1本をとり、番号を確認し、チューブに不具合がないかを確認した。

サンプルチューブから登録用シールを剥がし、本体用シールだけが貼られた状態のサンプルチューブを天秤にのせ、この重量を測定した。

重量が、一割以上少ないものや2割以上多いものについては、RNAlaterを分注しなおし、再測定した。

測定後、直ちに登録用シールを元の状態になるようサンプルチューブに貼り、本体用と登録用シールの番号が同一であることを確認した。

のサンプルチューブを新しいフリーズボックスに収納した。
同様に次のサンプルチューブを測定した。

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

(2) 採取手順

1) 肝の摘出

トレイと生理食塩水（以下、生食）をいれたカップは、匹数分を準備し、1匹/枚（個）で使用した。

動物を麻酔し、右腋窩動静脈を切断し放血致死させた。

動物を仰臥位にし、70%エタノールをスプレーし、ハサミを用いて、腹部（中央より数mm尾側）の皮膚をリングピンセットでつまみ、正中線に対して垂直方向にハサミで切れ目を入れた。

切れ目の両端を引っ張って皮を剥いた。この際、指についた動物の毛を生食で洗浄、除去した。

筋層にVの字に切れ込みを入れ、肝を露出させた。

横隔膜の方から肝を徐々に切り離し、肝は生食につけた状態にした。

肝を生食から引き上げ、氷上のバランスディッシュへのせた。

ハサミ、ピンセットを生食で洗浄し、新しいトレイを準備し、次の動物を待った。

2) 天秤・麻酔

各解剖の開始・終了時間を記録した。

天秤で肝の重量を測定、記録した。

ピンセットは生食を入れたチューブで洗浄した（生食は群ごとに交換した）。

臓器を担当者に渡し、次の動物を準備し、約2分30秒間隔で動物を麻酔瓶に入れた。

3) 肝サンプリング

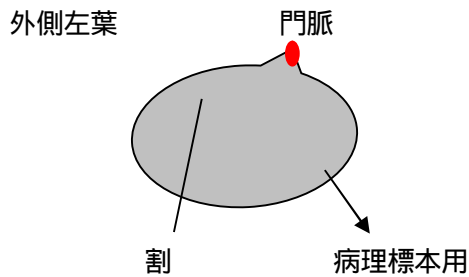
肝を、シルキーテックスを貼ったシャーレ（氷上）にのせた。

肝を背側が上になるようにおき、外側左葉をめくって内側右葉を露出させた（胆嚢のついてる葉）。

の状態、胆嚢の左側の葉を1カ所（A）、右側の葉を2カ所（門脈近位：B、門脈遠位：C）トレパンで抜き取った。

3 mm径リングピンセットでAサンプルをマイクロアレイ用チューブに収め、サンプルがRN Alaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。B,Cサンプルについても同様に行った。各サンプルの厚さがなるべく揃うように（重量としては30～40 mg）採取した。

肝の外側左葉を門脈部で他の葉から切り離し、下図の実線の位置で割をいれた。



門脈を含む方を病理標本用サンプルとし、で切り離した他の葉と共に10%ホルマリン液に移した。

使用した器具を生食で洗浄し、水気をふき取り、次のサンプリングに用いた。(生食は群ごとに交換した。)

解剖終了後、氷上のマイクロアレイ用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時にサンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルを収納した一時保管用箱は、4 の冷蔵庫に保管した。

< 腫瘍や白点など限局した病変(変化)部のある個体のサンプル採取について >

病変(変化)部を含まないようにマイクロアレイ用サンプル採取した。その部分避开して 3カ所から採取することが難しい場合、外側左葉の門脈遠位部(病理標本用サンプルの割を入れる付近)から採取した。

いずれの場合も所見と採取部位を登録台紙に記録した。いずれの場合も病変(変化)の性状を登録台紙に記録した。(動物の番号を丸でかこみ、その番号付近に病変(変化)の性状を記録した。また、指定外の部位から採取したものは、チューブ番号を丸でかこみ、その番号付近に部位を記録した。)

4) 肺サンプリング

マウスの受け取り

解剖担当者から肝摘出後のマウスをトレイごと受け取った。

横隔膜の切離

横隔膜を肋骨弓から切り離した。

肋骨の切断

肺を傷つけないように胸腔内臓器を片側によせ、左右の最後位肋骨から第1肋骨までを切断した。胸骨の延長線は、頸部とつながった状態にし、完全に切り離さないこととした。

気管の露出

片手で尾を固定し、胸骨を頭側方向に手で引き上げ、気管を露出させた。

気管の切断

気管を甲状腺の下で切断し、断端を持ち上げ気管を胸腔前口まで遊離させた。

RNAlaterの注入

気管断端に注射針(18G x 1 1/2 注射針+2.5 mL シリンジ)を針穴が隠れる程度挿入した。液漏れしないよう気管の上からピンセットで針を固定し、一気にRNAlater (2 mL) を注入した。

肺の摘出1

気管をピンセットではさんだまま、注射針を抜き、心臓をつけた状態で肺を摘出した。

肺の摘出2

摘出した肺をディッシュに移した。気管支を切断し左肺と、副葉を切除した右肺を取り出した。

RNA用サンプル採取 : 肺の切断

左肺を長軸方向で葉の幅1/2のところを切断し、肺門の遠位側をRNA用サンプルとし速やかにA tubeに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。

右肺を長軸方向で葉の幅1/2のところを切断し、肺門の遠位側をRNA用サンプルとし、速やかにB tubeに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。

病理標本用サンプル採取

肺門の近位側を病理標本用サンプルとし、左・右肺ともに断面をろ紙に（右肺は3葉の各断面がろ紙に接するように）貼り付け、ホルマリン固定した。

（肺は浮きやすいので、サンプルがホルマリンに浸かっていることを確認した。）

器具の洗浄

使用した器具を、生食で洗浄し水気をふき取り、次のサンプリングに用いた。

特に肺の切断用は、よく水気をふき取った。

解剖終了後のサンプル管理・マイクロアレイ用サンプル

氷上のRNA用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時にサンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルを収納した一時保管用箱は、4 の冷蔵庫に保管した。

解剖終了後のサンプル管理・病理標本用サンプル

サンプルの入った標本びんを、しんとう機に移し60分間しんとうした。

5) 脳摘出

マウスの受け取り

解剖担当者は剥皮する際に、できるだけ頭部先端までむいた

解剖担当者から肝、肺摘出後のマウスをトレイごと受け取った。

頭部の剥皮

術野を広くとれるようにハサミにて頭部全体の皮をむき、左手にて左右の皮にテンションがかかるようにしつつ、頭部をもった。

延髄部の切断

ハサミにて延髄部を切断した。この際、体部の筋・皮膚は頭部に付着した状態であり、完全に切り離さないようにした。

頭蓋骨の切断

脳を傷つけないように、ハサミを延髄側から頭蓋骨の正中に入れ、目の部位まで切断した。

脳の露出

脳が傷つかないように爪をひっかけるように指を使って、頭蓋骨を正中から左右に開き（観音開き）脳を露出させた。

脳の摘出

先曲ピンセットを、横から頭蓋と脳の間に入れ（右側の方が容易）（脳をできるだけ触らないように頭蓋にあてる感じで）硬膜の付着の有無を確認しつつ、硬膜の付着がある場合は除去し、徐々に頭蓋と脳の隙間を拡げていき、視交差を切断し、最終的に先曲部分全体で脳底部を反転するようにして脳を摘出し、これを氷冷した硝子シャーレ上にある、生理食塩水で十分に湿らせたろ紙(ADVANTEC Filter paper 2)上においた。嗅球は切除し、脳としては採取しなかった。

6) 脳サンプリング

脳の左右の分離

切断しやすい様に、脳を適当な位置にシャーレの回転やピンセットを利用し置き、カミソリ刃にて正中で左右に切断し、右半分をピンセットにてろ紙に貼り付け、ホルマリンに入れ、左半分をろ紙上に、切断面を下側にして置いた。

作業員Bに渡した。

小脳の分離「作業員B分担分」

あらかじめ氷冷したピンセット2本を使用した。

延髄部分にピンセットを添えながら、先曲ピンセットを、小脳とその他との境界部に入れ、底面までおろし、ろ紙上を滑らせるようにして小脳を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れた）。

脳幹の分離

延髄部分にピンセットを添えながら、大脳皮質と脳幹部の境界に、優しく先曲ピンセットの先曲部分を添え、両部位を少し剥離する様、境界を少しあけるようにし、海馬を見据えた後、脳幹部の底部のみを先曲ピンセットで挟み込む様につまみ、脳幹部を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れた）。

海馬と大脳皮質の分離

残った脳部分の（小脳側に）海馬がみえる。海馬の境界をしっかりと認識した後に、大脳皮質と海馬の境界部分に優しく先曲ピンセットの先曲部分を添え、海馬部位を軽くめくるように反転することにより海馬を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れる）。白い部分は線条体であり、先曲ピンセットにてつまむように剥離し、大脳皮質の方に付着させた。

RNAサンプル

各サンプルをRNA用サンプルチューブに入れ、RNAlaterに浸かっていることを確認しサンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移した。登録用シールは、登録台紙に貼った。

器具の洗浄

使用した器具を、生食で洗浄し水気を取り、次のサンプリングに用いた。

解剖終了後のサンプル管理・RNA用サンプル

氷上のRNA用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時に、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。全てを移し終えたら箱の中のサン

プル数を数え、tube check sheetにチェックを入れた。サンプリング担当者以外の人に同様にサンプル数をチェックしてもらい、問題がなければサンプルの入った一時保管用箱を4の冷蔵庫に保管した。

解剖終了後のサンプル管理・病理標本用サンプル

サンプルの入った標本びんをしんとう機に移し60分しんとうした。

7) 注意事項

全ての作業は作業着、手袋及びマスクを着用して行った。作業台をRNase AWAYで清拭し、RI実験用の紙（ポリエチレンろ紙）を敷いて作業した。臓器摘出、秤量以外の操作は氷上で行った。

サンプルに動物の毛、血液、他の臓器が混入しないようにした。日内変動で遺伝子発現量が変わるため、各採取時期のサンプル採取は約30分以内（2分半/匹）に終わらせた。

8) 試料の処理

肝のマイクロアレイ用サンプルは、RNAlater入りのサンプルチューブ内で一晩冷蔵（4℃）後、サンプル重量を測定し、-80℃で保存した。

(3) マイクロアレイ用サンプル（RNAlaterに浸かっているもの）重量測定

マイクロアレイ用サンプルは、RNAlaterに4℃で一晩静置した後（全ての解剖が終了した翌日）重量測定を行った。

（サンプルチューブに入った状態で重量測定し、その値から風袋を差し引いたものをサンプル重量とした。）

使用した器具及び試薬類

マイクロアレイ用サンプル（RNAlaterに浸かったもの）

マイクロアレイ用サンプルは、RNAlaterに4℃で一晩静置した後（全ての解剖が終了した翌日以降）重量測定を行った。

フリーズボックス（フリーズボックスは新しいものを準備し、ラベルした）

手袋

マスク

氷

Ice box（マイクロアレイ用サンプルを収納している箱と新しいフリーズボックスが入れられる大きさのもの）

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行うこととした。）

Ice boxに氷をいれ、この上に、マイクロアレイ用サンプルを収納している箱と新しいフリーズボックスをおいた。

サンプルは、1種類ずつ、一番小さいSample No.から測定しはじめた。

サンプル1本をとり、番号を確認し、重量を測定した。

測定後、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認し、サンプルを新しいフリーズボックスに収納した。

同様に次のサンプルを測定した。

測定後のサンプルは、-80℃で保存した。

この測定値から、風袋を差し引いたものをサンプル重量とした。

(4) マイクロアレイ用サンプルの保存及び送付

肝、肺及び脳のmRNA測定用サンプルは4 で一晩保存後、肝はサンプル重量測定し、超低温庫（-80 ）で凍結して保存した。

これらの保存サンプルは、解剖から1週間以内にドライアイスを詰めて、下記宛先に送付した。

〒158-8501 東京都世田谷区上用賀1-18-1

国立医薬品食品衛生研究所 安全性生物試験研究センター

毒性部 高橋 裕次

2 - 3 - 4 病理学的検査

(1) 剖検

全ての解剖動物について、肝、肺及び脳の肉眼的観察を行った。

(2) 臓器重量

全ての解剖動物について、肝の湿重量を測定した。

(3) 病理組織学的検査

2-3-3に記載した病理組織学検査用に採取した肝、肺及び脳について、切り出し、パラフィン包埋した。その後、薄切、ヘマトキシリン・エオジン染色を行い、光学顕微鏡により検査し、病理組織診断結果のみを報告した。なお、病理標本（パラフィンブロックとプレパラート）は日本バイオアッセイ研究センターで保管する。

2 - 4 数値の取り扱いと表示

各数値データは、測定機器の精度に合わせて表示した。

吸入チャンパー内の被験物質濃度は ppm を単位として測定し、表示した。

体重は g を単位とし、小数点以下第 1 位まで測定し、表示した。

臓器湿重量は、g を単位とし、小数点以下第 3 位まで測定し、表示した。

なお、各数値データの平均値及び標準偏差は、上記に示す桁数と同様になるよう四捨五入を行い表示した。

3 試験成績

3 - 1 吸入チャンバー内の被験物質濃度

吸入チャンバー内の被験物質濃度を表 4 に示した。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標投与濃度 0.03、0.10 及び 0.3 ppm に対し、測定値の平均 ± 標準偏差は、それぞれ 0.0311 ± 0.0003 ppm、 0.105 ± 0.003 ppm 及び 0.312 ± 0.005 ppm であった。

3 - 2 動物の生死及び一般状態

全ての動物が、定期解剖時まで生存した。また、いずれの動物も特記すべき一般状態の変化を認めなかった。

3 - 3 体重

解剖時の体重(g)を表 5 に示した。

3 - 4 病理学的検査

3 - 4 - 1 剖検観察

肝、肺及び脳の剖検所見を表 6 に示した。
いずれの動物も特記すべき変化を認めなかった。

3 - 4 - 2 臓器重量

肝臓湿重量(g)を表 5 に示した。

3 - 4 - 3 病理組織学的検査

肝、肺及び脳の病理組織学的検査の結果を表 7 に示した。
いずれの動物も被験物質の影響は特に認めなかった。

表 1 吸入チャンバー内環境の測定結果：温度（2時間／日、単回暴露）

単位：

チャンバー	CH-1	CH-2	CH-3	CH-4
群	対照群	0.03 ppm 群	0.10 ppm 群	0.30 ppm 群
全期間				
時間別平均値				
投与開始～投与終了時	22.5	22.3	22.8	22.2
投与開始～投与開始 4 時間目	22.4	22.4	22.7	22.5
投与開始～投与開始 8 時間目	22.5	22.4	22.6	22.5
投与開始～投与開始 24 時間目	22.5	22.5	22.6	22.5

表 2 吸入チャンバー内環境の測定結果：湿度（2時間／日、単回暴露）

単位：%

チャンバー	CH-1	CH-2	CH-3	CH-4
群	対照群	0.03 ppm 群	0.10 ppm 群	0.30 ppm 群
全期間				
時間別平均値				
投与開始～投与終了時	53.2	55.3	54.5	57.7
投与開始～投与開始 4 時間目	52.9	54.5	54.1	56.5
投与開始～投与開始 8 時間目	52.8	54.5	54.1	56.1
投与開始～投与開始 24 時間目	53.6	55.6	55.0	57.1

表 3 吸入チャンバー内環境の測定結果：換気量と換気回数（2時間/日、単回暴露）

単位：換気量 L/min 換気回数 回/時

チャンバー	CH-1		CH-2		CH-3		CH-4	
群	対照群		0.03 ppm 群		0.10 ppm 群		0.30 ppm 群	
	換気量	換気回数	換気量	換気回数	換気量	換気回数	換気量	換気回数
全期間								
平均値	211.8	12.0	213.1	12.1	213.0	12.1	212.2	12.0
標準偏差	0.5	0.0	0.8	0.1	0.5	0.1	0.6	0.0
時間別平均値								
投与開始 ~ 投与終了時	211.0	11.9	212.8	12.0	212.8	12.0	211.5	12.0
投与開始 ~ 投与開始 4 時間目	212.2	12.0	214.1	12.1	213.5	12.1	212.9	12.1
投与開始 ~ 投与開始 8 時間目	212.0	12.0	213.1	12.1	213.1	12.1	212.6	12.0
投与開始 ~ 投与開始 24 時間目	211.9	12.0	212.3	12.0	212.4	12.0	211.9	12.0

表 4 吸入チャンバー内の被験物質濃度 (2 時間 / 日、単回暴露)

	単位: ppm			
	対照群	0.03 ppm群	0.10 ppm群	0.30 ppm群
平均濃度	0	0.0311	0.105	0.312
標準偏差	0	0.0003	0.003	0.005

表 5 解剖時体重及び肝臓重量 (2時間 / 日、単回暴露)

投与終了時解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1001	25.6	1.295	1.203	0.090
	1002	23.5	1.199		
	1003	24.6	1.116		
0.03 ppm 群	1101	23.6	1.095	1.243	0.175
	1102	27.7	1.436		
	1103	25.8	1.198		
0.10 ppm 群	1201	25.3	1.284	1.181	0.128
	1202	23.6	1.038		
	1203	23.8	1.220		
0.30 ppm 群	1301	24.8	1.301	1.287	0.111
	1302	27.1	1.391		
	1303	25.3	1.170		

投与開始 4 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1004	24.2	1.056	1.161	0.091
	1005	25.8	1.201		
	1006	26.8	1.225		
0.03 ppm 群	1104	23.3	1.048	1.134	0.078
	1105	24.2	1.151		
	1106	24.9	1.202		
0.10 ppm 群	1204	25.5	1.279	1.221	0.113
	1205	24.8	1.091		
	1206	25.7	1.294		
0.30 ppm 群	1304	24.4	1.176	1.209	0.110
	1305	23.8	1.119		
	1306	25.7	1.331		

投与開始 8 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1007	25.0	1.049	1.038	0.010
	1008	24.2	1.029		
	1009	25.4	1.036		
0.03 ppm 群	1107	24.9	1.094	1.142	0.111
	1108	24.5	1.063		
	1109	26.7	1.268		
0.10 ppm 群	1207	25.5	0.886	1.011	0.110
	1208	26.6	1.093		
	1209	24.8	1.055		
0.30 ppm 群	1307	24.5	1.072	1.136	0.058
	1308	25.7	1.186		
	1309	26.5	1.150		

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1010	24.7	1.214	1.345	0.154
	1011	25.6	1.306		
	1012	27.6	1.515		
0.03 ppm 群	1110	26.9	1.448	1.398	0.111
	1111	25.5	1.271		
	1112	27.3	1.476		
0.10 ppm 群	1210	25.3	1.348	1.209	0.142
	1211	25.2	1.214		
	1212	27.8	1.064		
0.30 ppm 群	1310	26.5	1.538	1.339	0.189
	1311	23.9	1.162		
	1312	25.3	1.317		

表 6 剖検所見 (2時間 / 日、単回暴露)

投与終了時解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1001	著変なし	著変なし	著変なし
	1002	著変なし	著変なし	著変なし
	1003	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1101	著変なし	著変なし	著変なし
	1102	著変なし	著変なし	著変なし
	1103	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm 群	1201	著変なし	著変なし	著変なし
	1202	著変なし	著変なし	著変なし
	1203	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1301	著変なし	著変なし	著変なし
	1302	著変なし	著変なし	著変なし
	1303	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 4 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1004	著変なし	著変なし	著変なし
	1005	著変なし	著変なし	著変なし
	1006	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1104	著変なし	著変なし	著変なし
	1105	著変なし	著変なし	著変なし
	1106	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm 群	1204	著変なし	著変なし	著変なし
	1205	著変なし	著変なし	著変なし
	1206	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm 群	1304	著変なし	著変なし	著変なし
	1305	著変なし	著変なし	著変なし
	1306	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 8 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1007	著変なし	著変なし	著変なし
	1008	著変なし	著変なし	著変なし
	1009	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1107	著変なし	著変なし	著変なし
	1108	著変なし	著変なし	著変なし
	1109	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm 群	1207	著変なし	著変なし	著変なし
	1208	著変なし	著変なし	著変なし
	1209	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm 群	1307	著変なし	著変なし	著変なし
	1308	著変なし	著変なし	著変なし
	1309	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1010	著変なし	著変なし	著変なし
	1011	著変なし	著変なし	著変なし
	1012	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1110	著変なし	著変なし	著変なし
	1111	著変なし	著変なし	著変なし
	1112	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm 群	1210	著変なし	著変なし	著変なし
	1211	著変なし	著変なし	著変なし
	1212	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm 群	1310	著変なし	著変なし	著変なし
	1311	著変なし	著変なし	著変なし
	1312	著変なし	著変なし	著変なし

表 7 病理組織所見（2時間/日、単回暴露）

投与終了時解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1001	著変なし	著変なし	著変なし
	1002	著変なし	著変なし	著変なし
	1003	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1101	著変なし	著変なし	著変なし
	1102	著変なし	著変なし	著変なし
	1103	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm 群	1201	著変なし	著変なし	著変なし
	1202	著変なし	著変なし	著変なし
	1203	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm 群	1301	著変なし	著変なし	著変なし
	1302	著変なし	著変なし	著変なし
	1303	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 4 時間目解剖

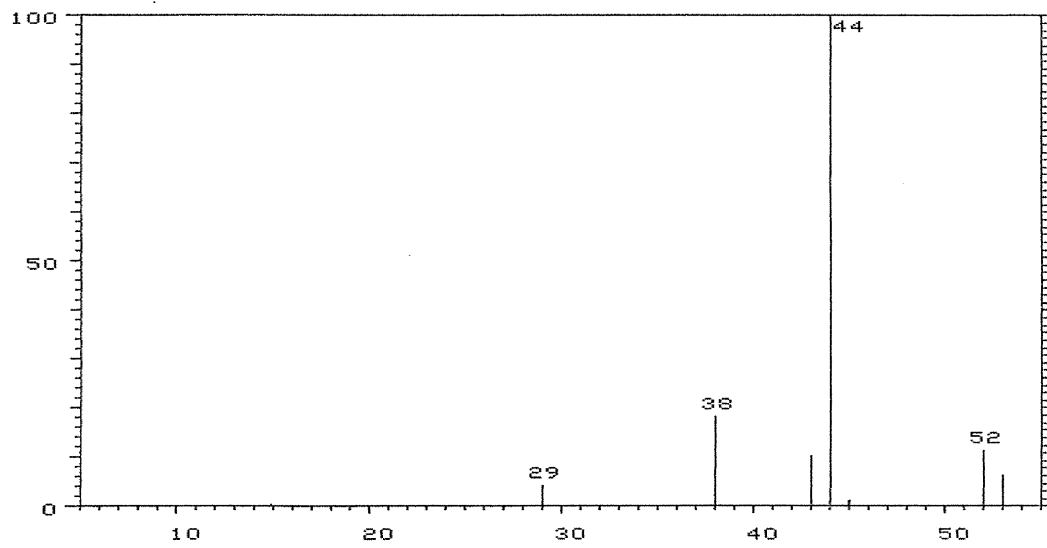
群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1004	著変なし	著変なし	著変なし
	1005	著変なし	著変なし	著変なし
	1006	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1104	著変なし	著変なし	著変なし
	1105	著変なし	著変なし	著変なし
	1106	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm 群	1204	著変なし	著変なし	著変なし
	1205	著変なし	著変なし	著変なし
	1206	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm 群	1304	著変なし	著変なし	著変なし
	1305	著変なし	著変なし	著変なし
	1306	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 8 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1007	著変なし	著変なし	著変なし
	1008	著変なし	著変なし	著変なし
	1009	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1107	著変なし	著変なし	著変なし
	1108	著変なし	著変なし	著変なし
	1109	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm 群	1207	著変なし	著変なし	著変なし
	1208	著変なし	著変なし	著変なし
	1209	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm 群	1307	著変なし	著変なし	著変なし
	1308	著変なし	著変なし	著変なし
	1309	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1010	著変なし	著変なし	著変なし
	1011	著変なし	著変なし	著変なし
	1012	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1110	著変なし	著変なし	著変なし
	1111	著変なし	著変なし	著変なし
	1112	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm 群	1210	著変なし	著変なし	著変なし
	1211	著変なし	著変なし	著変なし
	1212	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm 群	1310	著変なし	著変なし	著変なし
	1311	著変なし	著変なし	著変なし
	1312	著変なし	著変なし	著変なし



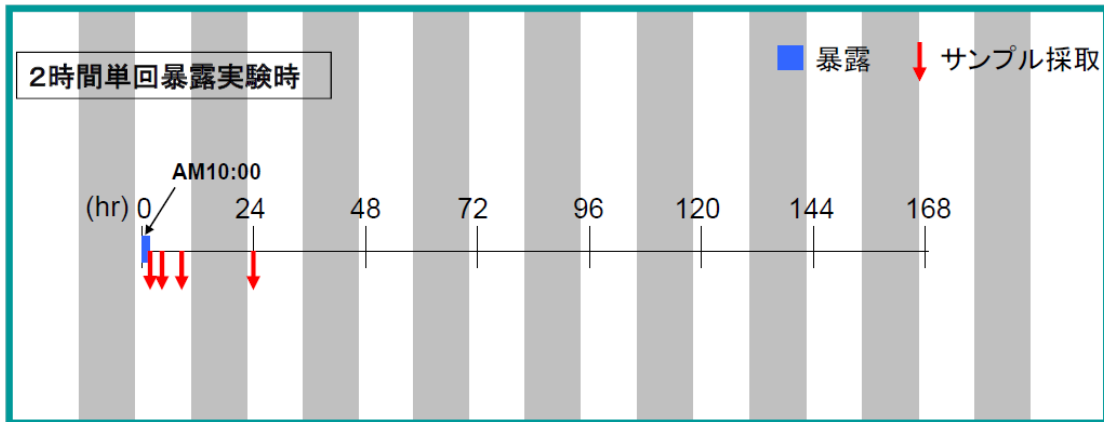
被験物質のマススペクトル



アセトアルデヒドのマススペクトル

McLafferty FW, ed. 1994. Wiley Registry of Mass Spectral Data.
6th ed. New York, NY:John Wiley and Sons.

図1 マススペクトル



暴露2、4、8、24時間後に観測 [刻：12時、14時、18時、10時]

図2 試験スケジュール(2時間/日、単回暴露)

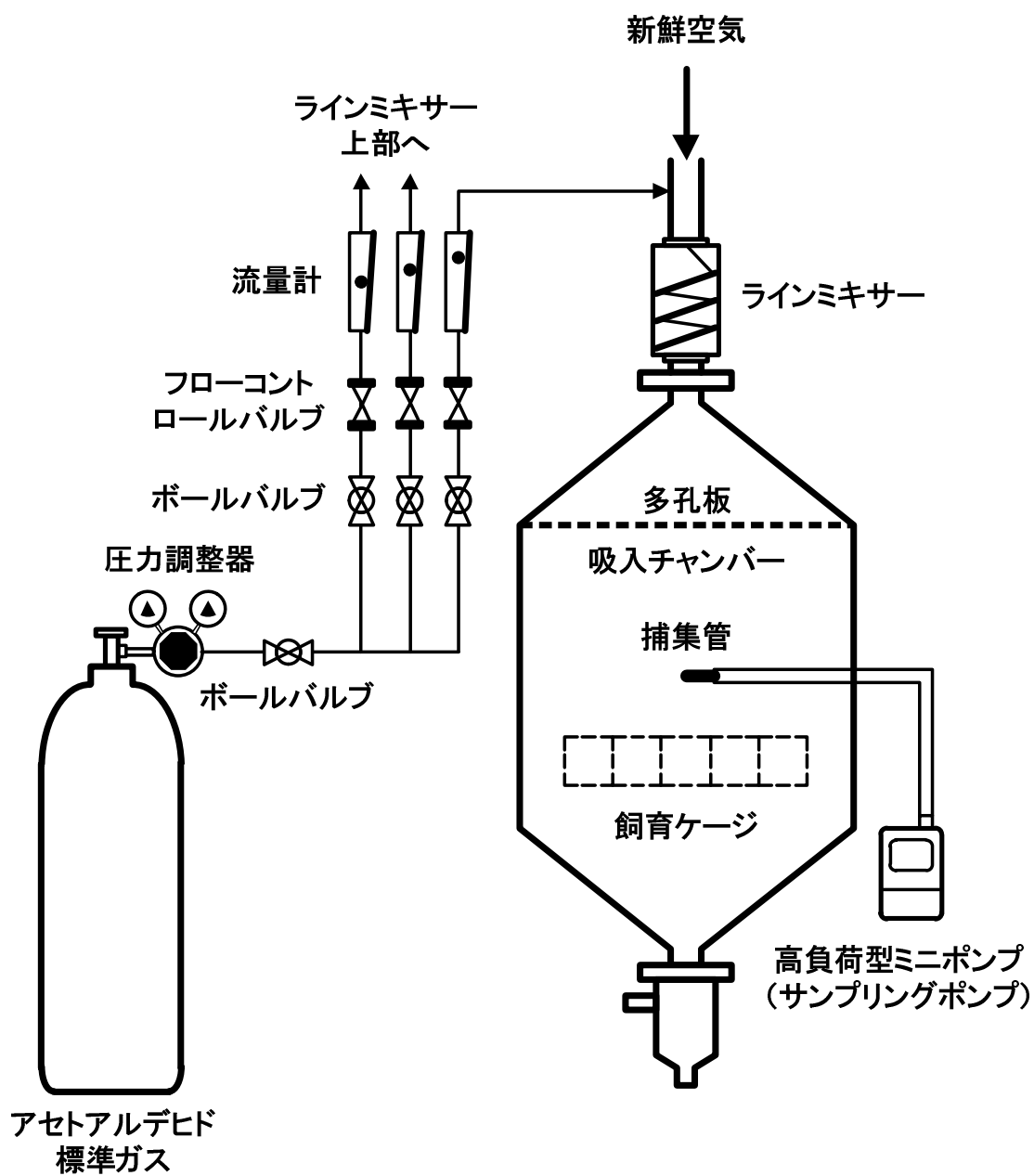


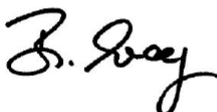
図3 吸入装置のシステム

別紙 - 1

SIGMA-ALDRICH®3050 Spruce Street, Saint Louis, MO 63103 USA
Email USA: techserv@sial.com Outside USA: eurtechserv@sial.com**Certificate of Analysis**

Product Name: ACETALDEHYDE
ReagentPlus™
Product Number: 00071
Batch Number: STBD7279V
Brand: Fluka
CAS Number: 75-07-0
Formula: CH₃CHO
Formula Weight: 44.05
Storage Temperature: 2-8 C
Quality Release Date: 19 DEC 2013

TEST	SPECIFICATION	RESULT
APPEARANCE (COLOR)	COLORLESS	COLORLESS
APPEARANCE (FORM)	LIQUID	LIQUID
PURITY (GC AREA %)	≥ 99.0 %	> 99.9 %
REFRACTIVE INDEX N20/D	1.331 - 1.333	1.332
INFRARED SPECTRUM	CONFORMS TO STRUCTURE	CONFORMS
ACIDITY	≤ 1 % (AS ACOH)	0.1 %



Dr. Beril Eray, Manager
Quality Control
Steinheim, Germany

Sigma-Aldrich warrants that at the time of the quality release or subsequent retest date this product conformed to the information contained in this publication. The current specification sheet may be available at Sigma-Aldrich.com. For further inquiries, please contact Technical Service. Purchaser must determine the suitability of the product for its particular use. See reverse side of invoice or packing slip for additional terms and conditions of sale.

ガス分析試験成績書

2015年4月17日

No.15503027901

御注文先

殿

高千穂化学工業株式会社
 町田事業所 計測ガス工場
 〒194-0004
 東京都町田市鶴間1557
 TEL.042-796-5501 FAX.042-795-1163

ガス名	容器番号
GAS MIXTURE	CQB 13320
試験方法	GAS CHROMATOGRAPHY METHOD
容器種類、材質	47 L (アルミ)(アルミニウム)
充填量	11.8MPa
充填日	2015/ 3/26
分析日	2015/ 4/17
室内温度	20℃
貯蔵温度	0℃ ~ 35℃
出荷条件	容器賃貸(2016/ 4迄)
備考	

ガス名	分析値	仕様
Acetaldehyde	50.6 ppm	50 ppm
Nitrogen	Balance	

試験結果

分析責任者	総合判定	合格
		

厚生労働科学研究補助金（化学物質リスク研究事業）

化学物質の経気道暴露による毒性評価の迅速化、定量化、高精度化に関する研究
－ シックハウス症候群を考慮した不定愁訴の分子実態の把握と
情動認知行動影響を包含する新評価体系の確立－（H26-化学-一般-001）

委託研究報告書

V. テトラデカンのマウスを用いた極低濃度暴露試験

報告書

（2時間/日、単回暴露）

試験番号：0875

CAS No. 629-59-4

独立行政法人労働者健康安全機構

日本バイオアッセイ研究センター

要約

化学物質の極低濃度暴露による生体影響検出の技術開発を目的として、生活環境中の濃度に即した極低濃度のテトラデカンを C57BL/6J 雄マウスに 2 時間/日、単回全身暴露（経気道投与）し、遺伝子発現解析用の肝、肺及び脳の組織を採取した。

本試験は、被験物質投与群 3 群と対照群 1 群の計 4 群の構成で、各群 12 匹、合計 48 匹のマウスを用いた。投与濃度は、0.04、0.12 及び 0.40 ppm とした。対照群は清浄空気による換気のみとした。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着 - 溶媒抽出法により測定した。投与終了時、並びに投与開始後 4 時間目、8 時間目及び 24 時間目に各群 3 匹の動物を解剖し、肝、肺及び脳から遺伝子発現解析のための RNA 用サンプルを採取するとともに、病理組織学的検査用サンプルを採取した。

吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標投与濃度 0.04、0.12 及び 0.40 ppm に対し、測定値の平均 ± 標準偏差は、それぞれ 0.0395 ± 0.0008 ppm、 0.123 ± 0.004 ppm 及び 0.392 ± 0.014 ppm であった。

剖検と病理組織学的検査では、全動物とも肝、肺及び脳に特記すべき所見を認めなかった。遺伝子発現解析のための RNA 用サンプルは試験委託者に送付した。

1. 試験材料

1 - 1 被験物質の性状等

1 - 1 - 1 名称等

名 称 : テトラデカン

CAS No. : 629-59-4

1 - 1 - 2 示性式及び分子量

示 性 式 : $\text{CH}_3(\text{CH}_2)_{12}\text{CH}_3$

分 子 量 : 198.39

1 - 1 - 3 物理化学的性状等

性 状 : 無色透明の液体

融 点 : 5.9

沸 点 : 253.7

蒸 気 圧 : 1.33hPa (76.4)

1 - 2 使用テトラデカン

名 称 : テトラデカン

製 造 元 : 和光純薬工業株式会社

カタログ番号 : 207-10705

ロット番号 : DSP1989

純 度 : 99.6% (和光純薬工業(株)測定値)

保 管 条 件 : 室温で保管

詳細は別紙 1参照

1 - 3 被験物質の特性

使用した被験物質の特性は、GC/MS(日立製作所 M-80B)を用いて定性した。その結果、テトラデカンに相当する分子イオンピーク及びフラグメントピークを確認した(図 1)。

1 - 4 試験動物

1 - 4 - 1 種、系統及び清浄度

種 : マウス

系統 : C57BL/6J

清浄度 : SPF

1 - 4 - 2 性及び導入匹数

雄 : 52匹

1 - 4 - 3 週齢

導入時週齢 : 生後10週齢 2016年4月28日生まれ

投与時週齢 : 生後12週齢

解剖サンプリング時週齢 : 生後12週齢

1 - 4 - 4 供給業者

日本チャールス・リバー (株) 厚木飼育センター

1 - 4 - 5 検疫及び馴化

動物導入後、1週間の検疫を行った。検疫期間後、動物を吸入チャンバー室に移動し、1週間の馴化を行った。

検疫期間 : 7日間 (2016年7月 7日 ~ 2016年7月13日)

馴化期間 : 7日間 (2016年7月14日 ~ 2016年7月20日)

2. 試験方法

2 - 1 投与

2 - 1 - 1 投与経路

投与経路は全身暴露とした。

2 - 1 - 2 被験物質の投与方法

投与は、試験動物を収容した吸入チャンバー内に、設定濃度に調整した被験物質を含む空気を送り込み、動物に全身暴露することにより行った。

2 - 1 - 3 投与期間 (図 2参照)

投与は単回2時間暴露 (午前10時から午後0時) とした。

2 - 1 - 4 投与濃度

投与濃度は、0.04、0.12及び0.40 ppmの3段階 (公比約3) に設定した。なお、対照群は

HEPAフィルターと活性炭フィルターにより濾過した新鮮空気による換気のみとした。

2 - 1 - 5 投与経路、及び投与濃度の設定理由

投与経路は、室内環境におけるヒトへの主な暴露経路に合わせ、全身暴露による経気道投与とした。

投与濃度はテトラデカンの室内濃度指針値である0.04 ppmを考慮して、最高投与濃度を 0.40 ppmとし、以下0.12、0.04 ppmの3段階の濃度（公比約3）を設定した。

2 - 1 - 6 テトラデカン暴露の以前の試験結果

日本バイオアッセイ研究センターでは、縦層流の1060Lの中型チャンバー(毎分212Lの送気量)を用いてマウス(Crlj:CD1(ICR)・日本チャールス・リバー(株) 厚木飼育センター・雄6週齢12匹)を平置き均一配置にした状態で、テトラデカンの暴露検討を行った(試験番号:0715、0716)。テトラデカンの発生は、被験物質供給装置(柴田科学(株)特注)の発生容器内のテトラデカンを循環式恒温槽で加熱しながら、清浄空気のパブリングにより蒸発させた。この蒸気を清浄空気(搬送空気)と混合しながら、循環式恒温槽で一定温度に冷却、再加熱し、一定濃度にした後、流量計を用いて一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに送り込み、新鮮空気と混合し、設定濃度としたテトラデカンを吸入チャンバーに供給した。

チャンバー内濃度の確認は、サンプリング用ポンプとして高負荷型ミニポンプ(MP-100H、柴田科学製)を用い、動物を収容するケージの上部に設置した捕集管(ORBOTM-91 Tube, Large, SUPELCO 製)に吸入チャンバー内の空気を吸引した。サンプリング用ポンプの吸引流量は0.5 L/分とした。捕集管の暴露1回当たりの使用本数は、各濃度とも3本とした。捕集管の活性炭(1層及び2層)を取り出し、各々、かっ色バイアルビン(日電理化硝子製)に入れ、二硫化炭素(和光純薬工業製、作業環境測定用)2 mLを加え、蓋をしてダイレクトミキサー(サマル化学産業製)を用いて1時間振とうした。0.04 ppm群、0.12 ppm群及び0.40 ppm群の活性炭1層は、検量線の所定の範囲に入るように段階希釈した。その後、バイアルビン(Agilent Technologies 社製 2 mL 用バイアルビン)に入れ、蓋をしてガスクロマトグラフ(Agilent Technologies 社製 5890A)により測定した。ガスクロマトグラフの分析条件は、カラムはDB-1(0.25 mm × 60 m)、キャリアーガスはヘリウム、検出器はFIDを用い、カラム温度は100 (20 /min) 220 (5 min)、注入口温度は200、検出器温度は200、試料注入量は1 µLとした。

その結果、テトラデカンを暴露したチャンバー内のテトラデカンの濃度は、目標吸入暴露濃度0.04、0.12および0.40 ppmの実測濃度は、それぞれ 0.046 ± 0.002 ppm、 0.127 ± 0.05 ppmおよび 0.380 ± 0.015 ppmと目標値に近い値であった。

以上のことから、テトラデカンを低濃度でマウスに正確に暴露でき、低濃度におけるチャンバー内テトラデカンの濃度コントロールが可能であった。

2 - 1 - 7 被験物質の暴露方法(暴露濃度 0 ppm、0.04 ppm、0.12 ppm、0.40 ppm)

吸入装置のシステムを図 3に示した。被験物質供給装置(柴田科学(株)特注)の発生容器内のテトラデカンを循環式恒温槽で加熱(24)しながら、清浄空気のパブリングにより蒸発させた。この蒸気を清浄空気(キャリアー空気)と混合しながら、循環式恒温槽で一定温度に冷却(18)、再加熱し(25)一定濃度にした後、流量計を用いて一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに供給した。ラインミキサー上で新鮮空気と混合し、設定濃度としたテトラデカンを吸入チャンバ

ーに送り込んだ。

なお、新鮮空気はHEPAフィルターと活性炭フィルターにより濾過して使用した。

2 - 1 - 8 被験物質濃度の測定

吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着 - 溶媒抽出法により測定した。

(1) 被験物質の捕集方法

サンプリング用ポンプとして高負荷型ミニポンプ(MP- 100H、柴田科学製)を用い、動物を収容したケージの上部に設置した捕集管 (ORBOTM-91 Tube, Large, SUPELCO製) に吸入チャンバー内の空気を吸引した。サンプリング用ポンプの吸引流量は0.5 L/分とした。捕集時間は暴露時間 (暴露開始から暴露停止まで) に合わせ6 時間とした。捕集管の暴露1回当たりの使用本数は、対照群は1本、投与群は各濃度とも3本とした。

(2) 捕集管の前処理及び分析条件

捕集管の活性炭 (1層及び2層) を取り出し、各々、かっ色バイアルビン (日電理化硝子製) に入れ、二硫化炭素 (和光純薬工業製、作業環境測定用) 2 mLを加え、蓋をしてダイレクトミキサ - (サ - マル化学産業製) を用いて1時間振とうした。0.12 ppm群及び0.40 ppm群の活性炭1層は、検量線の所定の範囲に入るように段階希釈した。その後、バイアルビン (Agilent Technologies社製 2 mL用バイアルビン) に入れ、蓋をしてガスクロマトグラフ (Agilent Technologies社製 5890A) により測定した。

ガスクロマトグラフの分析条件は、カラムはDB-1 (0.53 mm × 30 m)、キャリアーガスはヘリウム、検出器はFIDを用い、カラム温度は180、注入口温度は250、検出器温度は250、試料注入量は1µLとした。

2 - 2 動物管理

2 - 2 - 1 各群の使用動物数

投与群3群及び対照群1群の計4群を設け、各群12匹の動物を用いた。また、投与終了時、投与開始後4時間目、8時間目及び24時間目の解剖期を設けた。

各群の使用動物数と動物番号

群番号	群名称	解剖期	雄 使用動物数(動物番号)
0	対 照 群	投与終了時解剖	3 匹 (1001 ~ 1003)
		投与開始 4 時間目解剖	3 匹 (1004 ~ 1006)
		投与開始 8 時間目解剖	3 匹 (1007 ~ 1009)
		投与開始 24 時間目解剖	3 匹 (1010 ~ 1012)
1	0.04 ppm 群	投与終了時解剖	3 匹 (1101 ~ 1103)
		投与開始 4 時間目解剖	3 匹 (1104 ~ 1106)
		投与開始 8 時間目解剖	3 匹 (1107 ~ 1109)
		投与開始 24 時間目解剖	3 匹 (1110 ~ 1112)
2	0.12 ppm 群	投与終了時解剖	3 匹 (1201 ~ 1203)
		投与開始 4 時間目解剖	3 匹 (1204 ~ 1206)
		投与開始 8 時間目解剖	3 匹 (1207 ~ 1209)
		投与開始 24 時間目解剖	3 匹 (1210 ~ 1212)
3	0.40 ppm 群	投与終了時解剖	3 匹 (1301 ~ 1303)
		投与開始 4 時間目解剖	3 匹 (1304 ~ 1306)
		投与開始 8 時間目解剖	3 匹 (1307 ~ 1309)
		投与開始 24 時間目解剖	3 匹 (1310 ~ 1312)

2 - 2 - 2 群分け及び個体識別方法

群分けは、投与前日に行った。供試動物の各群への割り当ては、一般状態及び体重の推移に異常を認めない動物を体重の重い順より各群に 1 匹ずつ割り当て、二巡目からは各群の動物の体重の合計を比較して、小さい群より順に体重の重い動物を割り当てることにより、群間の体重の偏りを小さくする群分け方法（適正層別方式）により実施した。

動物の個体識別は、ケージに個体識別番号を記したラベルを付すことにより行った。

動物はバリア区域内の独立した室に収容し、室の扉に試験番号、動物種及び動物番号を表示し、他の試験及び異種動物と区別した。

2 - 2 - 3 飼育条件

(1) 飼育環境

検疫期間中は検疫室（517室）、馴化期間及び投与期間中は吸入試験室（516室）で動物を飼育した。投与は吸入試験室の吸入チャンバーを使用した。

検疫室、吸入試験室及び吸入チャンバー内の環境条件及び使用するケージを以下に示した。また、吸入チャンバー内温度・湿度の実測値の範囲〈最低値～最高値〉を下に、温度・湿度、換気量と換気回数の日別平均値を表 1～3に示した。検疫室、吸入試験室及び吸入チャンバー内の環境には、動物の健康状態に影響を与えるような大きな変化は認められなかった。

温 度 : 検疫室 ; 23 ± 2
 吸入試験室 ; 22 ± 2
 吸入チャンバー内 ; 20 ~ 24 < 22.5 ~ 23.1 >

湿 度 : 検疫室 ; $55 \pm 15\%$
 吸入チャンバー内 ; 30 ~ 70% < 52.0 ~ 56.9% >

明暗サイクル : 12時間点灯 (8:00 ~ 20:00) / 12時間消灯 (20:00 ~ 8:00)

換気回数 : 検疫室 ; 15 ~ 17回 / 時
 吸入試験室 ; 5 ~ 7回 / 時
 吸入チャンバー内 ; 12 ± 1 回 / 時 < 12.0 ~ 12.1回 >

圧 力 : 吸入チャンバー内 ; 0 ~ - 15 × 10Pa

吸入チャンバー容積 : 1060L

ケージへの動物の収容方法 : 単飼

ケージの材質・形状・寸法等 :
 飼育 ; ステンレス製2連網ケージ (112(W) × 212(D) × 120(H) mm/匹)
 投与 ; ステンレス製5連網ケージ (100(W) × 116(D) × 120(H) mm/匹)

(2) 飼料

飼料は、全飼育期間を通して、オリエンタル酵母工業(株) (千葉工場 : 千葉県千葉市美浜区新港8-2) のCRF-1固型(30kGy- 線照射滅菌飼料) を飼料給餌器により自由摂取させた。

なお、試験に使用する飼料中の栄養成分と夾雑物については、オリエンタル酵母工業(株) から分析データを使用ロットごとに入手した。

(3) 飲水

飲水は、全飼育期間を通して、市水 (神奈川県秦野市水道局供給) をフィルターろ過した後、紫外線照射し、自動給水装置により自由摂取させた。

2 - 3 観察・検査項目及び方法

2 - 3 - 1 動物の生死及び一般状態の観察

< 検疫及び馴化期間 >

生死及び瀕死の確認を毎日1回以上行った。一般状態の詳細な観察は、検疫開始日(導入時)、検疫終了日及び群分け時に行った。

< 投与及び飼育期間 >

生死及び瀕死の確認、一般状態の観察を毎日 1 回以上行った。

2 - 3 - 2 体重測定

< 検疫及び馴化期間 >

検疫開始日 (導入時)、検疫終了日及び群分け時に体重を測定した。

< 投与及び飼育期間 >

解剖時に測定した。

2 - 3 - 3 試料の採取と検査

- 解剖時期: 動物は投与終了時、投与開始4時間目、8時間目及び24時間目に解剖した。
- 採取対象: 各解剖時期に、各群の(動物番号の小さい順に)3匹から採取した。
- 採取方法: 動物をエーテル麻酔下で、右腋窩動静脈の切断により放血致死させた。肝、肺及び脳よりマイクロアレイ用、病理組織学的検査用の試料を採取した。解剖時間は1匹あたり2分半から3分以内に脱血し、臓器採取を行った。また、肝、肺が摘出され、皮が頭部先端までむかれた状態のマウスを受けとってから各脳サンプルを得るまで、1匹あたり3分以内で試料を採取した。各群、定められた時刻に対して前後約15分(計30分)以内に完了した。解剖開始・終了時刻を記録した。詳しい手順は下記の通りとした。

(1) マイクロアレイ用サンプルチューブの作製・RNA用チューブの作製

1) ラベルシールの切り方

準備したもの

ラベルシール

ハサミ

仕切りのある箱(サンプルの種類別に、収納できるように仕切っておいた。)

ビニール袋

手袋

マスク

手順(作業は、手袋とマスクを着用して行った。)

Sample No.ごとに各種サンプル用ラベルシール一揃い(本体用・登録用)が、1枚の台紙上に連なっている。これを一番小さいSample No.が、一番上になるように番号順に重ねておいた。

番号を確認し、上から3枚をとり、ラベルシールの端と端が揃うように3枚を重ねた。3枚がずれないようにしっかり指ではさみ、各サンプルの種類ごとにラベルシールを切り分けた。

切ったラベルシールは、一番小さいSample No.が一番上になるように番号順に重ねて、サンプルの種類別に箱に収めた。

不必要なラベルシールは、ビニール袋にまとめて収納し、実験終了後に処分した。

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

2) マイクロアレイ用サンプルチューブの作製

準備したもの

DNA LoBind Tube 2.0 mL : エッペンドルフ

RNAlater

分注用ピペット

分注用ピペットのチップ(25 mL)

100 mL チューブ
 チューブラック
 フリーズボックス
 RNase 除去剤
 ラベルシール
 手袋
 マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し、クリーンベンチ内で行った。）

準備

クリーンベンチ内をRNase 除去剤でふき、準備したものを持ち込んだ。

チューブを並べる

アルミホイル(25cm幅のものを30cmくらいに切って使用)を敷きRNase 除去剤でふいた。DNA LoBind Tubeを開封してアルミホイルの上にとり出し、必要本数のチューブを蓋のあいた状態でチューブラックに並べた。(一度、袋から出したチューブは袋には戻さないこととした。)

RNAlaterの分注

必要量+ のRNAlaterを100 mL チューブに分注した。分注用ピペットで並べたチューブに(Liver : 500 μ L/tube、Lung : 1,000 μ L/tube、Brain : B-A : 小脳 (500)、B-B : 脳幹 (1,000)、B-C : 大脳 (1,000)、P-A : 海馬 (500) μ L/tube)分注した。

チューブの箱詰め

チューブの蓋をしめながらフリーズボックスに収納した。この時、チューブの破損がないか、分注ミスがないかを確認した。(破損しているもの、液量の少ないものは除外した。)

後片付け

持ち込んだものを取り出し、クリーンベンチを70%EtOHでふき、元の状態に戻した。

シール貼り

マイクロアレイ用サンプルのラベルシールを貼った。(ラベルシールの切り方・貼り方を参照)

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

3) ラベルシールの貼り方

準備したもの

ラベルシール (サンプル別に切り分けておいたもの)
 サンプルチューブ (必要本数をフリーズボックスに詰めた状態にしておいた)
 フリーズボックス (前項のフリーズボックスとは別に新しいものを準備した)
 手袋
 マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行った。）

サンプル1種類ずつ、一番小さいSample No. から貼る作業をはじめた。

チューブ1本をとり、チューブに不具合がないかを確認した。

シールの番号を確認し、シール1枚をとり、右側（バーコード側）が上になるように右手でシールを持った。

の状態のまま、シールの台紙を縦半分（本体用と登録用の間）に二つ折りするような感じで軽く曲げ、曲げた方向から本体用シールを左手でめくり、1/3程度を台紙からはがした。左手でループが左側にくるようにチューブを持ち、その時正面となる位置にバーコードを上にし、本体用シールを貼った。で台紙からはがした部分をまずチューブに貼り、左手でチューブを半回転させシール全体をしっかりと貼り付けた。本体用シールをはがした後も登録用シールは、右手にもったままの状態とした。

左手でチューブをもったまま、右手の登録用シールをバーコードが下になるように持ちかえた。そのまま、シールの右端（台紙の切れ目より右側）をもち、左手で本体用シールが貼られていた台紙（切れ目より左側）を取り去った。登録用シールは、一部台紙がついた状態とした。

左手でループが右側にくるようにチューブを持ちかえ、その時、正面となる位置にバーコードを下にし、一部台紙のついた状態の登録用シールを貼った。シールがしっかりと貼られているかを確認し、チューブを新しいフリーズボックスに収納した。

4) サンプルチューブ風袋測定

風袋測定は、解剖実施日の2週間以上前に測定すると値が変わってしまう可能性があるため、解剖実施日の10日～1日前に行った。

準備したもの

ラベルシールを貼ったサンプルチューブ（マイクロアレイ用：RNAlaterを分注したもの）をフリーズボックスに詰めた状態とした。

フリーズボックス（前項のフリーズボックスとは別に新しいものを準備した）

手袋

マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行った。）

サンプル1種類ずつ、一番小さいSample No.から測定した。

サンプルチューブ1本をとり、番号を確認し、チューブに不具合がないかを確認した。

サンプルチューブから登録用シールを剥がし、本体用シールだけが貼られた状態のサンプルチューブを天秤にのせ、この重量を測定した。

重量が、一割以上少ないものや2割以上多いものについては、RNAlaterを分注しなおし、再測定した。

測定後、直ちに登録用シールを元の状態になるようサンプルチューブに貼り、本体用と登録用シールの番号が同一であることを確認した。

のサンプルチューブを新しいフリーズボックスに収納した。

同様に次のサンプルチューブを測定した。

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

(2) 採取手順

1) 肝の摘出

トレイと生理食塩水（以下、生食）をいれたカップは、匹数分を準備し、1匹/枚（個）で使
用した。

動物を麻酔し、右腋窩動静脈を切断し放血致死させた。

動物を仰臥位にし、70%エタノールをスプレーし、ハサミを用いて、腹部（中央より数
mm尾側）の皮膚をリングピンセットでつまみ、正中線に対して垂直方向にハサミで切れ目
を入れた。

切れ目の両端を引っ張って皮を剥いだ。この際、指についた動物の毛を生食で洗浄、除去し
た。

筋層にVの字に切れ込みを入れ、肝を露出させた。

横隔膜の方から肝を徐々に切り離し、肝は生食につけた状態にした。

肝を生食から引き上げ、氷上のバランスディッシュへのせた。

ハサミ、ピンセットを生食で洗浄し、新しいトレイを準備し、次の動物を待った。

2) 天秤・麻酔

各解剖の開始・終了時間を記録した。

天秤で肝の重量を測定、記録した。

ピンセットは生食を入れたチューブで洗浄した（生食は群ごとに交換した）。

臓器を担当者に渡し、次の動物を準備し、約2分30秒間隔で動物を麻酔瓶に入れた。

3) 肝サンプリング

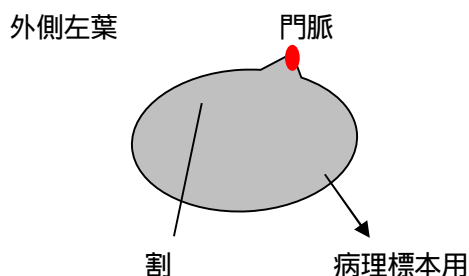
肝を、シルキーテックスを貼ったシャーレ（氷上）にのせた。

肝を背側が上になるようにおき、外側左葉をめくって内側右葉を露出させた（胆嚢のついて
いる葉）。

の状態、胆嚢の左側の葉を1カ所（A）、右側の葉を2カ所（門脈近位：B、門脈遠位：C）
トレパンで抜き取った。

3 mm径リングピンセットでAサンプルをマイクロアレイ用チューブに収め、サンプルがR
NAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サ
ンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。B,Cサンプルについ
ても同様に行った。各サンプルの厚さがなるべく揃うように（重量としては30～40 mg）
採取した。

肝の外側左葉を門脈部で他の葉から切り離し、下図の実線の位置で割をいれた。



門脈を含む方を病理標本用サンプルとし、 で切り離した他の葉と共に10%ホルマリン液に移した。

使用した器具を生食で洗浄し、水気をふき取り、次のサンプリングに用いた。(生食は群ごとに交換した。)

解剖終了後、氷上のマイクロアレイ用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時にサンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルを収納した一時保管用箱は、4 の冷蔵庫に保管した。

<腫瘍や白点など限局した病変(変化)部のある個体のサンプル採取について>

病変(変化)部を含まないようにマイクロアレイ用サンプル採取した。その部分を避けて 3ヵ所から採取することが難しい場合、外側左葉の門脈遠位部(病理標本用サンプルの割を入れる付近)から採取した。

いずれの場合も所見と採取部位を登録台紙に記録した。いずれの場合も病変(変化)の性状を登録台紙に記録した。(動物の番号を丸でかこみ、その番号付近に病変(変化)の性状を記録した。また、指定外の部位から採取したものは、チューブ番号を丸でかこみ、その番号付近に部位を記録した。)

4) 肺サンプリング

マウスの受け取り

解剖担当者から肝摘出後のマウスをトレイごと受け取った。

横隔膜の切離

横隔膜を肋骨弓から切り離した。

肋骨の切断

肺を傷つけないように胸腔内臓器を片側によせ、左右の最後位肋骨から第1肋骨までを切断した。胸骨の延長線は、頸部とつながった状態にし、完全に切り離さないこととした。

気管の露出

片手で尾を固定し、胸骨を頭側方向に手で引き上げ、気管を露出させた。

気管の切断

気管を甲状腺の下で切断し、断端を持ち上げ気管を胸腔前口まで遊離させた。

RNAlaterの注入

気管断端に注射針(18G x 1 1/2 注射針+2.5 mL シリンジ)を針穴が隠れる程度挿入した。液漏れしないよう気管の上からピンセットで針を固定し、一気にRNAlater(2 mL)を注入した。

肺の摘出1

気管をピンセットではさんだまま、注射針を抜き、心臓をつけた状態で肺を摘出した。

肺の摘出2

摘出した肺をディッシュに移した。気管支を切断し左肺と、副葉を切除した右肺を取り出した。

RNA用サンプル採取 : 肺の切断

左肺を長軸方向で葉の幅1/2のところを切断し、肺門の遠位側をRNA用サンプルとし速やか

にA tubeに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。

右肺を長軸方向で葉の幅1/2のところを切断し、肺門の遠位側をRNA用サンプルとし、速やかにB tubeに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。

病理標本用サンプル採取

肺門の近位側を病理標本用サンプルとし、左・右肺ともに断面をろ紙に（右肺は3葉の各断面がろ紙に接するように）貼り付け、ホルマリン固定した。

（肺は浮きやすいので、サンプルがホルマリンに浸かっていることを確認した。）

器具の洗浄

使用した器具を、生食で洗浄し水気をふき取り、次のサンプリングに用いた。

特に肺の切断用は、よく水気をふき取った。

解剖終了後のサンプル管理・マイクロアレイ用サンプル

氷上のRNA用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時にサンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルを収納した一時保管用箱は、4 の冷蔵庫に保管した。

解剖終了後のサンプル管理・病理標本用サンプル

サンプルの入った標本びんを、しんとう機に移し60分間しんとうした。

5) 脳摘出

マウスの受け取り

解剖担当者は剥皮する際に、できるだけ頭部先端までむいた

解剖担当者から肝、肺摘出後のマウスをトレイごと受け取った。

頭部の剥皮

術野を広くとれるようにハサミにて頭部全体の皮をむき、左手にて左右の皮にテンションがかかるようにしつつ、頭部をもった。

延髄部の切断

ハサミにて延髄部を切断した。この際、体部の筋・皮膚は頭部に付着した状態であり、完全に切り離さないようにした。

頭蓋骨の切断

脳を傷つけないように、ハサミを延髄側から頭蓋骨の正中に入れ、目の部位まで切断した。

脳の露出

脳が傷つかないように爪をひっかけるように指を使って、頭蓋骨を正中から左右に開き（観音開き）脳を露出させた。

脳の摘出

先曲ピンセットを、横から頭蓋と脳の間に入れ（右側の方が容易）（脳をできるだけ触らないように頭蓋にあてる感じで）硬膜の付着の有無を確認しつつ、硬膜の付着がある場合は除去し、徐々に頭蓋と脳の隙間を拡げていき、視交差を切断し、最終的に先曲部分全体で

脳底部を反転するようにして脳を摘出し、これを氷冷した硝子シャーレ上にある、生理食塩水で十分に湿らせたろ紙(ADVANTEC Filter paper 2)上においた。嗅球は切除し、脳としては採取しなかった。

6) 脳サンプリング

脳の左右の分離

切断しやすい様に、脳を適当な位置にシャーレの回転やピンセットを利用し置き、カミソリ刃にて正中で左右に切断し、右半分をピンセットにてろ紙に貼り付け、ホルマリンに入れ、左半分をろ紙上に、切断面を下側にして置いた。

作業者Bに渡した。

小脳の分離「作業者B分担分」

あらかじめ氷冷したピンセット2本を使用した。

延髄部分にピンセットを添えながら、先曲ピンセットを、小脳とその他との境界部に入れ、底面までおろし、ろ紙上を滑らせるようにして小脳を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れた）。

脳幹の分離

延髄部分にピンセットを添えながら、大脳皮質と脳幹部の境界に、優しく先曲ピンセットの先曲部分を添え、両部位を少し剥離する様、境界を少しあけるようにし、海馬を見据えた後、脳幹部の底部のみを先曲ピンセットで挟み込む様につまみ、脳幹部を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れた）。

海馬と大脳皮質の分離

残った脳部分の（小脳側に）海馬がみえる。海馬の境界をしっかりと認識した後に、大脳皮質と海馬の境界部分に優しく先曲ピンセットの先曲部分を添え、海馬部位を軽くめくるように反転することにより海馬を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れる）。白い部分は線条体であり、先曲ピンセットにてつまむように剥離し、大脳皮質の方に付着させた。

RNAサンプル

各サンプルをRNA用サンプルチューブに入れ、RNAlaterに浸かっていることを確認しサンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移した。登録用シールは、登録台紙に貼った。

器具の洗浄

使用した器具を、生食で洗浄し水気を取り、次のサンプリングに用いた。

解剖終了後のサンプル管理・RNA用サンプル

氷上のRNA用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時に、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。全てを移し終わったら箱の中のサンプル数を数え、tube check sheetにチェックを入れた。サンプリング担当者以外の人に同様にサンプル数をチェックしてもらい、問題がなければサンプルの入った一時保管用箱を4の冷蔵庫に保管した。

解剖終了後のサンプル管理・病理標本用サンプル

サンプルの入った標本びんをしんとう機に移し60分しんとうした。

7) 注意事項

全ての作業は作業着、手袋及びマスクを着用して行った。作業台をRNase AWAYで清拭し、RI実験用の紙（ポリエチレンろ紙）を敷いて作業した。臓器摘出、秤量以外の操作は氷上で行った。

サンプルに動物の毛、血液、他の臓器が混入しないようにした。日内変動で遺伝子発現量が変わるため、各採取時期のサンプル採取は約30分以内（2分半/匹）に終わらせた。

8) 試料の処理

肝のマイクロアレイ用サンプルは、RNAlater入りのサンプルチューブ内で一晩冷蔵（4℃）後、サンプル重量を測定し、-80℃で保存した。

(3) マイクロアレイ用サンプル（RNAlaterに浸かっているもの）重量測定

マイクロアレイ用サンプルは、RNAlaterに4℃で一晩静置した後（全ての解剖が終了した翌日）重量測定を行った。

（サンプルチューブに入った状態で重量測定し、その値から風袋を差し引いたものをサンプル重量とした。）

使用した器具及び試薬類

マイクロアレイ用サンプル（RNAlaterに浸かったもの）

マイクロアレイ用サンプルは、RNAlaterに4℃で一晩静置した後（全ての解剖が終了した翌日以降）重量測定を行った。

フリーズボックス（フリーズボックスは新しいものを準備し、ラベルした）

手袋

マスク

氷

Ice box（マイクロアレイ用サンプルを収納している箱と新しいフリーズボックスがいれられる大きさのもの）

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行うこととした。）

Ice boxに氷をいれ、この上に、マイクロアレイ用サンプルを収納している箱と新しいフリーズボックスをおいた。

サンプルは、1種類ずつ、一番小さいSample No.から測定しはじめた。

サンプル1本をとり、番号を確認し、重量を測定した。

測定後、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認し、サンプルを新しいフリーズボックスに収納した。

同様に次のサンプルを測定した。

測定後のサンプルは、-80℃で保存した。

この測定値から、風袋を差し引いたものをサンプル重量とした。

(4) マイクロアレイ用サンプルの保存及び送付

肝、肺及び脳のmRNA測定用サンプルは4℃で一晩保存後、肝はサンプル重量測定し、超低温庫（-80℃）で凍結して保存した。

これらの保存サンプルは、解剖から1週間以内にドライアイスを詰めて、下記宛先に送付した。

〒158-8501 東京都世田谷区上用賀1-18-1
国立医薬品食品衛生研究所 安全性生物試験研究センター
毒性部 高橋 裕次

2 - 3 - 4 病理学的検査

(1) 剖検

全ての解剖動物について、肝、肺及び脳の肉眼的観察を行った。

(2) 臓器重量

全ての解剖動物について、肝の湿重量を測定した。

(3) 病理組織学的検査

2-3-3に記載した病理組織学検査用に採取した肝、肺及び脳について、切り出し、パラフィン包埋した。その後、薄切、ヘマトキシリン・エオジン染色を行い、光学顕微鏡により検査し、病理組織診断結果のみを報告した。なお、病理標本（パラフィンブロックとプレパラート）は日本バイオアッセイ研究センターで保管する。

2 - 4 数値の取り扱いと表示

各数値データは、測定機器の精度に合わせて表示した。

吸入チャンバー内の被験物質濃度は ppm を単位として測定し、表示した。

体重は g を単位とし、小数点以下第 1 位まで測定し、表示した。

臓器湿重量は、g を単位とし、小数点以下第 3 位まで測定し、表示した。

なお、各数値データの平均値及び標準偏差は、上記に示す桁数と同様になるよう四捨五入を行い表示した。

3. 試験成績

3 - 1 吸入チャンバー内の被験物質濃度

吸入チャンバー内の被験物質濃度を表 4 に示した。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標投与濃度 0.04、0.12 及び 0.40 ppm に対し、測定値の平均±標準偏差は、それぞれ 0.0395 ± 0.0008 ppm、 0.123 ± 0.004 ppm 及び 0.392 ± 0.014 ppm であった。

3 - 2 動物の生死及び一般状態

全ての動物が、定期解剖時まで生存した。また、いずれの動物も特記すべき一般状態の変化を認めなかった。

3 - 3 体重

解剖時の体重(g)を表 5 に示した。

3 - 4 病理学的検査

3 - 4 - 1 剖検観察

肝、肺及び脳の剖検所見を表 6 に示した。
いずれの動物も特記すべき変化を認めなかった。

3 - 4 - 2 臓器重量

肝臓湿重量(g)を表 5 に示した。

3 - 4 - 3 病理組織学的検査

肝、肺及び脳の病理組織学的検査の結果を表 7 に示した。
いずれの動物も被験物質の影響は特に認めなかった。

表 1 吸入チャンバー内環境の測定結果：温度（2時間/日、単回暴露）

単位：

チャンバー	CH-5	CH-6	CH-7	CH-8
群	対照群	0.04 ppm 群	0.12 ppm 群	0.40 ppm 群
全期間				
時間別平均値				
投与開始～投与終了時	22.8	22.6	23.1	23.0
投与開始～投与開始 4 時間目	22.6	22.5	23.0	22.8
投与開始～投与開始 8 時間目	22.6	22.5	22.8	22.6
投与開始～投与開始 24 時間目	22.5	22.5	22.6	22.5

表 2 吸入チャンバー内環境の測定結果：湿度（2時間/日、単回暴露）

単位：%

チャンバー	CH-5	CH-6	CH-7	CH-8
群	対照群	0.04 ppm 群	0.12 ppm 群	0.40 ppm 群
全期間				
時間別平均値				
投与開始～投与終了時	55.5	54.7	52.2	54.4
投与開始～投与開始 4 時間目	55.7	54.8	52.0	54.8
投与開始～投与開始 8 時間目	55.4	54.8	52.1	55.3
投与開始～投与開始 24 時間目	56.9	56.1	53.4	56.9

表 3 吸入チャンバー内環境の測定結果：換気量と換気回数（2時間/日、単回暴露）

単位：換気量 L/min 換気回数 回/時

チャンバー	CH-5		CH-6		CH-7		CH-8	
群	対照群		0.04 ppm 群		0.12 ppm 群		0.40 ppm 群	
	換気量	換気回数	換気量	換気回数	換気量	換気回数	換気量	換気回数
全期間								
平均値	213.3	12.1	212.9	12.1	212.4	12.0	212.7	12.0
標準偏差	0.4	0.0	0.3	0.0	0.3	0.0	0.4	0.0
時間別平均値								
投与開始 ~ 投与終了時	213.3	12.1	212.4	12.0	212.8	12.0	212.4	12.0
投与開始 ~ 投与開始 4 時間目	213.8	12.1	213.1	12.1	212.3	12.0	213.2	12.1
投与開始 ~ 投与開始 8 時間目	213.3	12.1	213.1	12.1	212.3	12.0	212.8	12.0
投与開始 ~ 投与開始 24 時間目	212.9	12.1	213.0	12.1	212.2	12.0	212.4	12.0

表 4 吸入チャンバー内の被験物質濃度 (2 時間 / 日、単回暴露)

	対照群	0.04 ppm群	0.12 ppm群	0.40 ppm群
平均濃度	0	0.0395	0.123	0.392
標準偏差	0	0.0008	0.004	0.014

表 5 解剖時体重及び肝臓重量 (2時間 / 日、単回暴露)

投与終了時解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1001	25.1	1.300	1.406	0.118
	1002	26.5	1.385		
	1003	28.7	1.534		
0.04 ppm 群	1101	25.6	1.321	1.072	0.566
	1102	28.2	1.471		
	1103	28.2	0.425		
0.12 ppm 群	1201	27.8	1.036	1.243	0.179
	1202	27.3	1.345		
	1203	26.9	1.348		
0.40 ppm 群	1301	25.7	1.318	1.385	0.058
	1302	27.1	1.417		
	1303	27.5	1.419		

投与開始 4 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1004	25.3	1.225	1.269	0.039
	1005	27.9	1.299		
	1006	27.1	1.283		
0.04 ppm 群	1104	26.8	1.362	1.332	0.037
	1105	26.6	1.290		
	1106	26.4	1.344		
0.12 ppm 群	1204	27.7	1.381	1.325	0.090
	1205	27.7	1.373		
	1206	24.9	1.221		
0.40 ppm 群	1304	27.7	1.097	1.212	0.101
	1305	26.8	1.253		
	1306	27.2	1.286		

投与開始 8 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1007	27.1	1.101	1.039	0.110
	1008	27.3	0.912		
	1009	26.0	1.103		
0.04 ppm 群	1107	27.4	1.261	1.187	0.075
	1108	27.6	1.189		
	1109	26.0	1.111		
0.12 ppm 群	1207	27.3	1.265	1.207	0.211
	1208	28.4	1.384		
	1209	25.4	0.973		
0.40 ppm 群	1307	26.9	1.187	1.131	0.150
	1308	27.7	1.246		
	1309	25.7	0.961		

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)	肝臓重量 平均値(g)	肝臓重量 標準偏差(g)
対照群	1010	26.1	1.404	1.462	0.098
	1011	27.7	1.576		
	1012	27.0	1.407		
0.04 ppm 群	1110	27.2	1.167	1.435	0.241
	1111	26.7	1.506		
	1112	27.6	1.633		
0.12 ppm 群	1210	25.1	1.107	1.248	0.291
	1211	27.9	1.055		
	1212	26.8	1.583		
0.40 ppm 群	1310	25.1	1.492	1.546	0.049
	1311	27.1	1.558		
	1312	27.0	1.588		

表 6 剖検所見 (2時間/日、単回暴露)

投与終了時解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1001	著変なし	著変なし	著変なし
	1002	著変なし	著変なし	著変なし
	1003	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1101	著変なし	著変なし	著変なし
	1102	著変なし	著変なし	著変なし
	1103	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1201	著変なし	著変なし	著変なし
	1202	著変なし	著変なし	著変なし
	1203	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1301	著変なし	著変なし	著変なし
	1302	著変なし	著変なし	著変なし
	1303	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 4 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1004	著変なし	著変なし	著変なし
	1005	著変なし	著変なし	著変なし
	1006	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1104	著変なし	著変なし	著変なし
	1105	著変なし	著変なし	著変なし
	1106	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1204	著変なし	著変なし	著変なし
	1205	著変なし	著変なし	著変なし
	1206	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1304	著変なし	著変なし	著変なし
	1305	著変なし	著変なし	著変なし
	1306	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 8 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1007	著変なし	著変なし	著変なし
	1008	著変なし	著変なし	著変なし
	1009	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1107	著変なし	著変なし	著変なし
	1108	著変なし	著変なし	著変なし
	1109	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1207	著変なし	著変なし	著変なし
	1208	著変なし	著変なし	著変なし
	1209	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1307	著変なし	著変なし	著変なし
	1308	著変なし	著変なし	著変なし
	1309	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1010	著変なし	著変なし	著変なし
	1011	著変なし	著変なし	著変なし
	1012	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1110	著変なし	著変なし	著変なし
	1111	著変なし	著変なし	著変なし
	1112	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1210	著変なし	著変なし	著変なし
	1211	著変なし	著変なし	著変なし
	1212	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1310	著変なし	著変なし	著変なし
	1311	著変なし	著変なし	著変なし
	1312	著変なし	著変なし	著変なし

表 7 病理組織所見（2時間 / 日、単回暴露）

投与終了時解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1001	著変なし	著変なし	著変なし
	1002	著変なし	著変なし	著変なし
	1003	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1101	著変なし	著変なし	著変なし
	1102	著変なし	著変なし	著変なし
	1103	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1201	著変なし	著変なし	著変なし
	1202	著変なし	著変なし	著変なし
	1203	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1301	著変なし	著変なし	著変なし
	1302	著変なし	著変なし	著変なし
	1303	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 4 時間目解剖

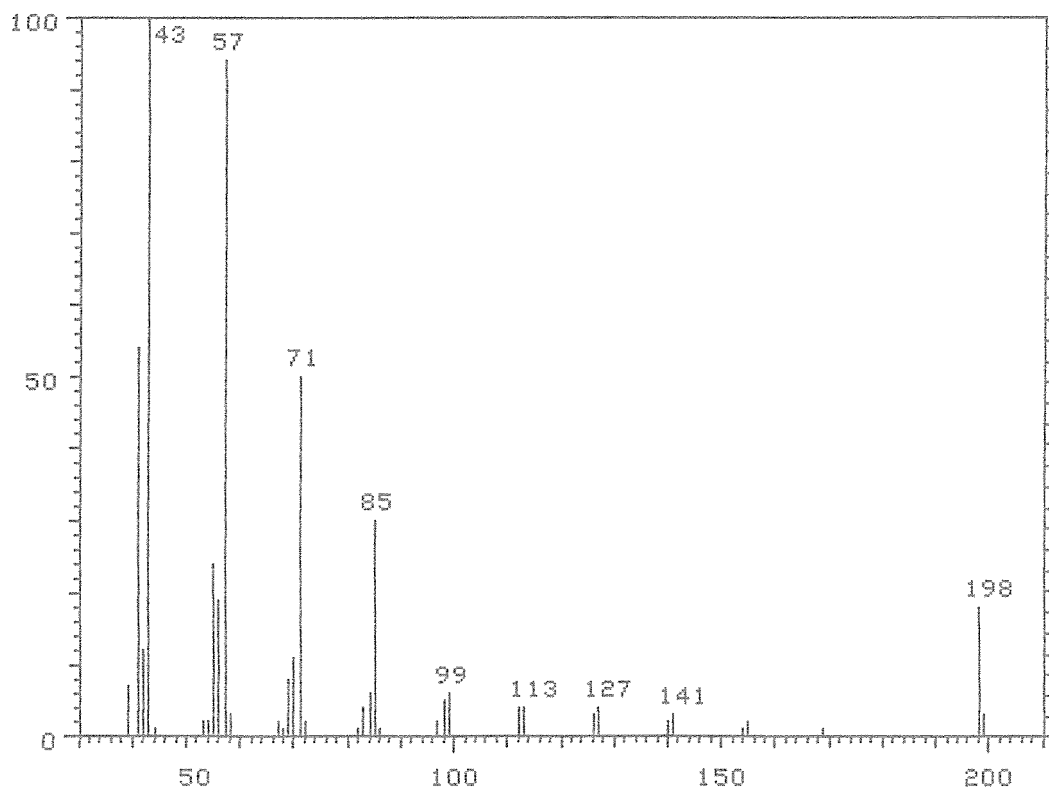
群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1004	著変なし	著変なし	著変なし
	1005	著変なし	著変なし	著変なし
	1006	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1104	著変なし	著変なし	著変なし
	1105	著変なし	著変なし	著変なし
	1106	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1204	著変なし	著変なし	著変なし
	1205	著変なし	著変なし	著変なし
	1206	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1304	著変なし	著変なし	著変なし
	1305	著変なし	著変なし	著変なし
	1306	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 8 時間目解剖

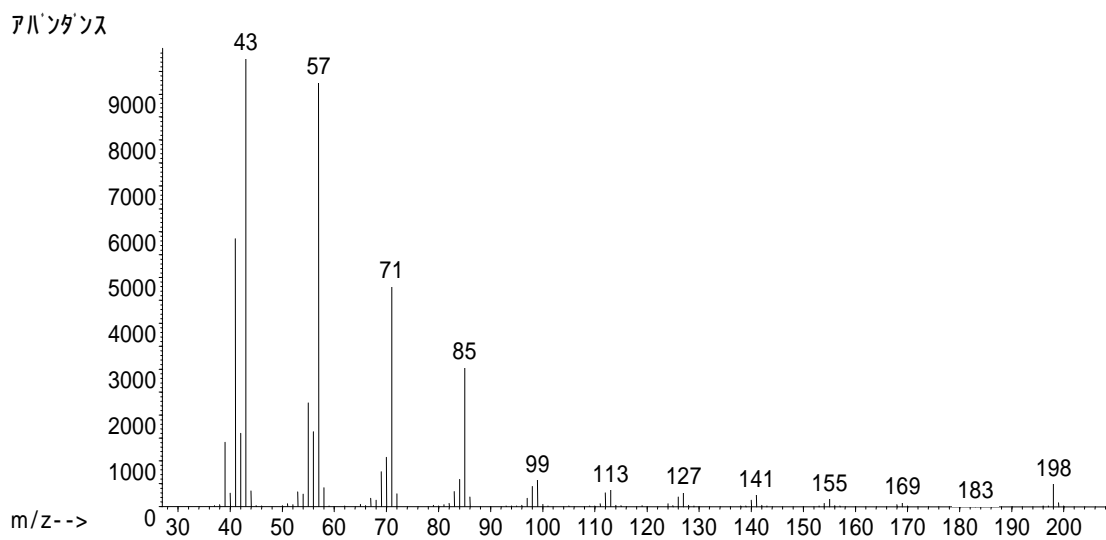
群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1007	著変なし	著変なし	著変なし
	1008	著変なし	著変なし	著変なし
	1009	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1107	著変なし	著変なし	著変なし
	1108	著変なし	著変なし	著変なし
	1109	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1207	著変なし	著変なし	著変なし
	1208	著変なし	著変なし	著変なし
	1209	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1307	著変なし	著変なし	著変なし
	1308	著変なし	著変なし	著変なし
	1309	著変なし	著変なし	著変なし

投与開始 24 時間目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1010	著変なし	著変なし	著変なし
	1011	著変なし	著変なし	著変なし
	1012	著変なし	著変なし	著変なし
0.04 ppm 群	1110	著変なし	著変なし	著変なし
	1111	著変なし	著変なし	著変なし
	1112	著変なし	著変なし	著変なし
0.12 ppm 群	1210	著変なし	著変なし	著変なし
	1211	著変なし	著変なし	著変なし
	1212	著変なし	著変なし	著変なし
0.40 ppm 群	1310	著変なし	著変なし	著変なし
	1311	著変なし	著変なし	著変なし
	1312	著変なし	著変なし	著変なし



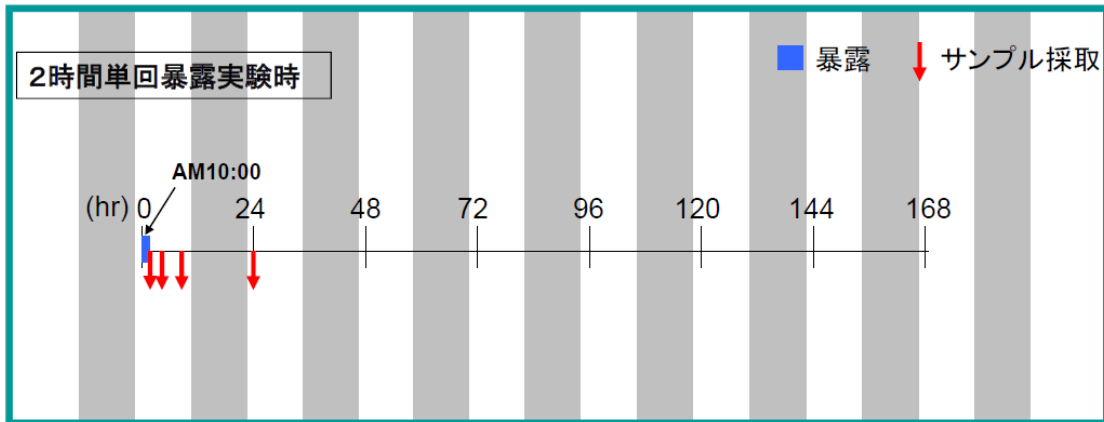
被験物質のマスペクトル



テトラデカンのマスペクトル

McLafferty FW, ed. 1994. Wiley Registry of Mass Spectral Data.
6th ed. New York, NY:John Wiley and Sons.

図 1 マスペクトル



暴露2、4、8、24時間後に観測 [刻：12時、14時、18時、10時]

図 2 試験スケジュール (2 時間 / 日、単回暴露)

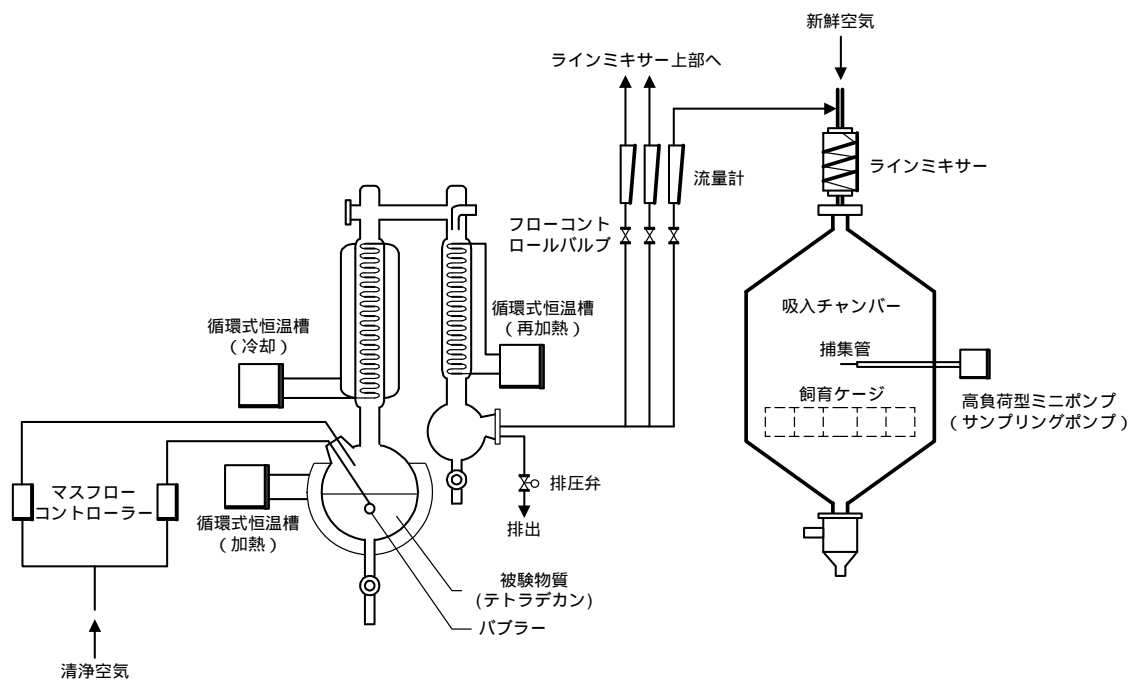


図 3 吸入装置のシステム

別紙 1

検査成績書

日本バイオアッセイ研究センター 御中

2016年4月28日
和光純薬工業株式会社

Code No.207-10705

テトラデカン

規格/等級	和光特級	
Lot No.	DSP1989	
数量	500ml	
検査項目	検査成績	規格値
外観	無色透明の液体	無色透明の液体
密度(20°C)	0.763g/ml	0.760~0.766g/ml
屈折率 $n_{20/D}$	1.429	1.428~1.431
水分	0.00%	0.01%以下
含量(毛管カラムGC)	99.6%	99.0%以上
検査年月日	2016/02/29	

判定	合格	検査責任者	高龍男
----	----	-------	-----

(1/1)

成績書発行番号

9598974

委託研究報告書

VI. アセトアルデヒドのマウスを用いた極低濃度暴露試験

報告書

(6時間/日、7日間暴露)

試験番号 : 0874

CAS No. 75-07-0

独立行政法人労働者健康安全機構

日本バイオアッセイ研究センター

要約

化学物質の極低濃度暴露による生体影響検出の技術開発を目的として、生活環境中の濃度に即した極低濃度のアセトアルデヒドを C57BL/6J 雄マウスに 6 時間/日、7 日間全身暴露（経気道投与）し、遺伝子発現解析用の肝、肺及び脳の組織を採取した。

本試験は、被験物質投与群 3 群と対照群 1 群の計 4 群の構成で、各群 12 匹、合計 48 匹のマウスを用いた。暴露濃度は、0.03、0.10 及び 0.30 ppm とした。対照群は清浄空気による換気のみとした。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着 - 溶媒抽出法により測定した。1 回目暴露終了時、並びに暴露開始後 1 日目、3 日目及び 7 日目に各群 3 匹の動物を解剖し、肝、肺及び脳から遺伝子発現解析のための RNA 用サンプルを採取するとともに、病理組織学的検査用サンプルを採取した。

吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標暴露濃度 0.03、0.10 及び 0.30 ppm に対し、測定値の平均 ± 標準偏差（最低～最高値）は、それぞれ 0.0306 ± 0.001 ppm（0.0290 ppm～0.0318 ppm）、 0.102 ± 0.002 ppm（0.100 ppm～0.107 ppm）及び 0.303 ± 0.004 ppm（0.298 ppm～0.309 ppm）であった。

剖検と病理組織学的検査では、全動物とも肝、肺及び脳に特記すべき所見を認めなかった。遺伝子発現解析のための RNA 用サンプルは試験委託者に送付した。

1. 試験材料

1-1 被験物質の性状等

1-1-1 名称等

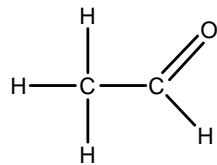
名称：アセトアルデヒド

別名：酢酸アルデヒド

CAS No.：75-07-0

1-1-2 構造式及び分子量

構造式：



分子量：44.05

アセトアルデヒド

1-1-3 物理化学的性状等

性状：刺激臭のある無色気体

沸点：20.2

蒸気圧：101kPa(20)

比重：0.7839(16)

1-2-1 被験物質のロット等

名称：アセトアルデヒド

製造元：シグマ-アルドリッチ

カタログ番号：00071

ロット番号：STBD7279V

純度：99.9%

詳細は別紙 1-1参照

1-2-2 アセトアルデヒド標準ガス

名称：アセトアルデヒド標準ガス

製造元：高千穂化学工業株式会社

容器番号：CQB12831、CQB18953

ボンベ濃度：CQB12831：50.3 ppm、CQB18953：50.2 ppm

標準ガス製造：11-2-1のアセトアルデヒド原液を用いて製造された。

容器種類、材質：47L(アルミニウム)

充填量：各11.8MPa

詳細は別紙 1-2及び別紙 1-3を参照

*この試験で使用したボンベの本数は2本であった。

1-3 被験物質の特性

使用した被験物質の特性は、GC/MS(日立製作所 M-80B)を用いて定性した。その結果、アセトアルデヒドに相当するイオンピークを確認した(図1)。

1 - 4 試験動物

1 - 4 - 1 種、系統及び清浄度

種 : マウス
系 統 : C57BL/6J
清浄度 : SPF

1 - 4 - 2 性及び導入匹数

雄 : 1回目暴露終了時解剖動物、1日目及び3日目解剖動物 : 40匹
7日目解剖動物 : 14匹

1 - 4 - 3 週齢

導 入 時 週 齢 : 生後10週齢2016年4月12日生まれ (1回目暴露終了時解剖動物、1日目
及び3日目解剖動物)
生後9週齢2016年4月19日生まれ (7日目解剖動物)
投与開始時週齢 : 生後12週齢 (1回目暴露終了時解剖動物、1日目及び3日目解剖動物)
生後11週齢 (7日目解剖動物)
解剖サンプリング時週齢 : 生後12週齢

1 - 4 - 4 供給業者

日本チャールス・リバー (株) 厚木飼育センター

1 - 4 - 5 検疫及び馴化

動物導入後、1週間の検疫を行った。検疫期間後、動物を吸入チャンバーに移動し、1週間の馴化を行った。

検疫期間 : 7日間 (2016年6月21日 ~ 2016年6月27日)

馴化期間 : 7日間 (2016年6月28日 ~ 2016年7月4日)

2. 試験方法

2 - 1 投与

2 - 1 - 1 投与経路

投与経路は全身暴露による経気道投与とした。

2 - 1 - 2 被験物質の投与方法

投与は、試験動物を収容した吸入チャンバー内に、設定濃度に調整した被験物質を含む空気を送り込み、動物に全身暴露することにより行った。

2 - 1 - 3 投与期間 (図 2参照)

投与期間は1日6時間暴露 (午後0時から午後6時) で最長7日間とした。

2 - 1 - 4 投与濃度

投与濃度は、0.03、0.10及び0.30 ppmの3段階 (公比約3) に設定した。なお、対照群はHEP Aフィルターと活性炭フィルターにより濾過した新鮮空気による換気のみとした。

2 - 1 - 5 投与経路、及び投与濃度の設定理由

投与経路は、室内環境におけるヒトへの主な暴露経路に合わせ、全身暴露による経気道投与とした。

投与濃度はアセトアルデヒドの室内濃度指針値である0.03 ppmを考慮して、最高投与濃度を0.30 ppmとし、以下0.10、0.03 ppmの3段階の濃度 (公比約3) を設定した。

2 - 1 - 6 アセトアルデヒド暴露に関する国立医薬品食品衛生研究所での経緯

国立医薬品食品衛生研究所 安全性生物試験研究センター 毒性部では、アセトアルデヒドを正確にマウスに暴露するために、2種類の吸入チャンバーを用いてチャンバー内アセトアルデヒドの濃度検討を行った。

アセトアルデヒド(99%、MERCK) 0.3%希釈液を容れたバブリングによる発生装置タンク内のガス濃度が 100 ppm 以上を示したことから、希釈倍率を 0.1%に上げたが、100 ppm 以上の濃度であった。この結果からアセトアルデヒドはホルムアルデヒドと異なり揮発性が高く、希釈倍率を上げてアセトアルデヒドガス濃度を低下させることができないことが考えられた。バブリング法では低濃度が得られないため、標準ガスポンペを用いる方法を採用することとし、ガスの供給システムを変更、ガスポンペ用のマスフローコントローラー及び流量計を新たに設置、ポンペガスを希釈することで所定の濃度の暴露が可能となった。高千穂商事から購入した標準ガス濃度は 104 ppm であった。このガスをチャンバー内の総換気空気 650 L/分により希釈した。0.3 ppm 濃度を目標に標準ガス 1.9 L/分をチャンバー内に送気、高感度ホルムアルデヒドガスモニター(理研計器)による濃度測定を試みた。高濃度群のモニター値は 0.091 ± 0.011 ppm (平均値 \pm 標準偏差) を示した。

2 回目に行った濃度測定試験では、設定濃度 0.3 ppm に対し標準ガスを 1.87 L/分で流した高濃度群の捕集管(GL-Pak mini AERO DNPH, ジーエルサイエンス)測定による濃度は 0.237 ppm と 21.2%低く、設定濃度 0.03 ppm に対し標準ガスを 0.19 L/分で流した低濃度群の捕集管測定による濃度は 0.027 ppm と 8.3%低く、設定濃度 0.1 ppm に対し標準ガスを 0.63 L/分で流した中間濃度群は 0.094 ppm と 6%低かった。高濃度群のモニター値は 0.126 ± 0.009 ppm (平均値 \pm 標準偏差) と捕集管測定値 0.237 ppm との濃度差が大きかった。

3 回目の濃度測定時において 2.37 L/分に増やして流した高濃度群の捕集管測定による濃度は 0.286 ppm と 4.7%低く、設定濃度 0.03 ppm に対し標準ガスを 0.21 L/分で流した低濃度群の捕集管測定による濃度は 0.026 ppm と 13.3%低く、設定濃度 0.1 ppm に対し標準ガスを 0.67 L/分で流した中間濃度群は 0.089 ppm と 11%低かった。チャンバー内濃度の安定性を高感度ホルムアルデヒドガスモニターで測定したところ 0.185 ± 0.018 ppm (平均値 \pm 標準偏差) であり、捕集管値 0.286 ppm との濃度差が大きかった。

4 回目の濃度測定試験では、設定濃度 0.3 ppm に対し標準ガスを 2.5 L/分で流した高濃度群の

捕集管測定による濃度は0.323 ppmと7.2%高く、設定濃度0.03 ppmに対し標準ガスを0.25 L/分で流した低濃度群の捕集管測定による濃度は0.033 ppmと8.3%高く、設定濃度0.1 ppmに対し標準ガスを0.76 L/分で流した中間濃度群は0.106 ppmと6%項かった。高濃度群のモニター値は 0.093 ± 0.019 ppm(平均値 \pm 標準偏差)であり、捕集管値0.323 ppmとの濃度差が大きかった。4回行った高感度ホルムアルデヒドガスモニターの測定結果は、安定性を確認するには使用が可能であるような数値の推移を示すが、捕集管値と比べかなり低い濃度を示していた。本機器は、アセトアルデヒドに対し反応性が悪く信頼性は低いと考えられた。

本試験において4回目の濃度試験データを基に、0.03 ppmでは0.23 L/分、0.1 ppmでは0.72 L/分、0.3 ppmでは2.33 L/分に流量を補正し標準ガスを流入させ、得られた捕集管測定濃度は0.028、0.094、0.277 ppmであり、6.5~8.7%ほど低いが目標値に近い一定濃度を安定的に保持し、動物に暴露することができた。また対照群チャンバー内濃度は 0.0020 ± 0.0013 ppm(3.75 ± 2.19 $\mu\text{g}/\text{m}^3$ 、平均値 \pm 標準偏差)、室内濃度は 0.0040 ± 0.0024 ppm (6.83 ± 4.49 $\mu\text{g}/\text{m}^3$ 、平均値 \pm 標準偏差)と低濃度群の0.028 ppmと比し低い濃度であり、一般環境大気濃度0.23~7.9 $\mu\text{g}/\text{m}^3$ (平均値2.5 $\mu\text{g}/\text{m}^3$)(環境省、2003)と動物室内は同等であり、一般家庭の室内空气中で検出される平均濃度17 ppb(国土交通省、2003)を下回り、実験に影響はないものと考えられた。

2-1-7 被験物質の暴露方法(暴露濃度0 ppm、0.03 ppm、0.10 ppm、0.30 ppm)

アセトアルデヒド標準ガスをフローコントロールバルブと流量計を用いて流量を調整し、一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに供給し、実験を行った。(概略図を図3に示した)

2-1-8 被験物質濃度の測定

吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着-溶媒抽出法により毎日測定した。すなわち、2,4-ジニトロフェニルヒドラジンがあらかじめ添加された捕集管 LpDNPH S10L(カタログ番号:505361-U スペルコ社)を吸入チャンバー内に挿入し、6時間、吸入チャンバー内のアセトアルデヒドを捕集した。捕集管で捕集したアセトアルデヒドは、捕集管内の2,4-ジニトロフェニルヒドラジンと反応し、アセトアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンとして捕集管内に生成された。反応・生成したアセトアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンは、アセトニトリル(HPLC分析用 和光純薬工業株式会社)20mLによりメスフラスコに抽出し、濃度に応じて希釈調製し、高速液体クロマトグラフ(HPLC)(LC-10 島津製作所)により分析を実施した。なお、HPLCの分析条件に関して、移動相組成はアセトニトリル:蒸留水=60:40、流量は1mL/min、カラムはL-column ODS(4.5mm \times 150mm、粒径:5 μm (財)化学物質評価研究機構)、検出波長はUV260nm、試料注入量は10 μL とした。

また、検量線はアセトアルデヒドの量を換算したアセトアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンの標準品アセトアルデヒド-DNPH(カタログ番号:4M7340-U スペルコ社)を用い、0.05~10 $\mu\text{g}/\text{mL}$ の範囲で検量線を作成した。

2-2 動物管理

2-2-1 各群の使用動物数

投与群3群及び対照群1群の計4群を設け、各群12匹の動物を用いた。また、1回目暴露終了時、暴露開始後1日目、3日目及び7日目の解剖期を設けた。

各群の使用動物数と動物番号

群番号	群名称	解剖期	雄 使用動物数(動物番号)
0	対 照 群	1 回目暴露終了時解剖	3 匹 (1001 ~ 1003)
		1 日目解剖	3 匹 (1004 ~ 1006)
		3 日目解剖	3 匹 (1007 ~ 1009)
		7 日目解剖	3 匹 (1010 ~ 1012)
1	0.03 ppm 群	1 回目暴露終了時解剖	3 匹 (1101 ~ 1103)
		1 日目解剖	3 匹 (1104 ~ 1106)
		3 日目解剖	3 匹 (1107 ~ 1109)
		7 日目解剖	3 匹 (1110 ~ 1112)
2	0.10 ppm 群	1 回目暴露終了時解剖	3 匹 (1201 ~ 1203)
		1 日目解剖	3 匹 (1204 ~ 1206)
		3 日目解剖	3 匹 (1207 ~ 1209)
		7 日目解剖	3 匹 (1210 ~ 1212)
3	0.30 ppm 群	1 回目暴露終了時解剖	3 匹 (1301 ~ 1303)
		1 日目解剖	3 匹 (1304 ~ 1306)
		3 日目解剖	3 匹 (1307 ~ 1309)
		7 日目解剖	3 匹 (1310 ~ 1312)

2 - 2 - 2 群分け及び個体識別方法

群分けは、投与前日に行った。供試動物の各群への割り当ては、一般状態及び体重の推移に異常を認めない動物を体重の重い順より各群に 1 匹ずつ割り当て、二巡目からは各群の動物の体重の合計を比較して、小さい群より順に体重の重い動物を割り当てることにより、群間の体重の偏りを小さくする群分け方法（適正層別方式）により実施した。なお、7 日目解剖動物は試験番号 4575 として別途群分けを行った。

動物の個体識別は、ケージに個体識別番号を記したラベルを付すことにより行った。動物はバリア区域内の独立した室に収容し、室の扉に試験番号、動物種及び動物番号を表示し、他の試験及び異種動物と区別した。

群分けにより除外された動物は、群分けから投与開始までに事故等により試験群の動物が使用できなくなった場合の補填用として飼育継続し、投与開始が確認され、補填の必要がなくなったら飼育室から搬出して、投与後の解剖シミュレーション用として使用した。

2 - 2 - 3 飼育条件

(1) 飼育環境

検疫期間中は検疫室（517 室）馴化期間及び投与期間中は吸入試験室（516 室）の吸入チャンパー内で動物を飼育した。投与は吸入試験室の吸入チャンパーを使用した。

検疫室、吸入試験室及び吸入チャンパー内の環境条件及び使用したケージを以下に示した。

また、吸入チャンバー内温度・湿度の実測値の範囲<最低値～最高値>を下に、温度・湿度、換気量と換気回数の日別平均値を表 1～3 に示した。検疫室、吸入試験室及び吸入チャンバー内の環境には、動物の健康状態に影響を与えるような大きな変化は認められなかった。

温度	: 検疫室; 23±2
	吸入試験室; 21±2
	吸入チャンバー内; 20～24 < 22.5～22.6 >
湿度	: 検疫室; 55±15%
	吸入チャンバー内; 30～70% < 54.0～60.9% >
明暗サイクル	: 12 時間点灯(8:00～20:00) / 12 時間消灯(20:00～8:00)
換気回数	: 検疫室; 15～17 回/時
	吸入試験室; 5～7 回/時
	吸入チャンバー内; 12±1 回/時 < 12.0～12.2 回 >
圧力	: 吸入チャンバー内; 0～ - 15×10Pa
吸入チャンバー容積	: 1060L
ケージへの動物の収容方法	: 単飼
ケージの材質・形状・寸法等:	
検疫	; ステンレス製 2 連網ケージ (112(W)×212(D)×120(H) mm/匹)
馴化・投与	; ステンレス製 5 連網ケージ (100(W)×116(D)×120(H) mm/匹)

(2) 飼料

飼料は、被験物質暴露中を含む全飼育期間を通して、オリエンタル酵母工業(株)(千葉工場: 千葉県千葉市美浜区新港 8-2) の CRF-1 固型飼料(30kGy- 線照射滅菌飼料)を飼料給餌器により自由摂取させた。

なお、試験に使用した飼料中の栄養成分と夾雑物については、オリエンタル酵母工業(株)から分析データを入手し、保管した。

(3) 飲水

飲水は、被験物質暴露中を含む全飼育期間を通して、市水(神奈川県秦野市水道局供給)をフィルターろ過した後、紫外線照射し、自動給水ノズルから自由摂取させた。

2 - 3 観察・検査項目及び方法

2 - 3 - 1 動物の生死及び一般状態の観察

< 検疫及び馴化期間 >

生死及び瀕死の確認を毎日1回以上行った。一般状態の詳細な観察は、検疫開始日(導入時)、検疫終了・馴化開始日及び馴化最終日(群構成時)に行った。

< 投与期間 >

生死及び瀕死の確認、一般状態の観察を毎日 1 回以上行った。

2 - 3 - 2 体重測定

< 検疫及び馴化期間 >

検疫開始日(導入時)、検疫終了日及び群分け時に体重を測定した。

<投与期間>

投与開始前及び解剖時に測定した。

2 - 3 - 3 試料の採取と検査

- 解剖時期: 1回目暴露終了時解剖動物は暴露終了直後、暴露開始後1日目、暴露開始後3日目及び暴露開始後7日目解剖動物は午前10時から午後0時の間に解剖した。
- 採取対象: 各解剖時期に、各群の(動物番号の小さい順に)3匹から採取した。
- 採取方法: 動物をエーテル麻酔下で、右腋窩動静脈の切断により放血致死させた。肝、肺及び脳よりマイクロアレイ用、病理組織学的検査用の試料を採取した。解剖時間は1匹あたり2分半から3分以内に脱血し、臓器採取を行った。また、肝、肺が摘出され、皮が頭部先端までむかれた状態のマウスを受けとってから各脳サンプルを得るまで、1匹あたり3分以内で試料を採取した。各群、定められた時刻に対して前後約15分(計30分)以内に完了した。解剖開始・終了時刻を記録した。詳しい手順は下記の通りとした。

(1) マイクロアレイ用サンプルチューブの作製・RNA用チューブの作製

1) ラベルシールの切り方

準備したもの

ラベルシール

ハサミ

仕切りのある箱(サンプルの種類別に、収納できるように仕切っておいた。)

ビニール袋

手袋

マスク

手順(作業は、手袋とマスクを着用して行った。)

Sample No.ごとに各種サンプル用ラベルシール一揃い(本体用・登録用)が、1枚の台紙上に連なっている。これを一番小さいSample No.が、一番上になるように番号順に重ねておいた。

番号を確認し、上から3枚をとり、ラベルシールの端と端が揃うように3枚を重ねた。

3枚がずれないようにしっかり指ではさみ、各サンプルの種類ごとにラベルシールを切り分けた。

切ったラベルシールは、一番小さいSample No.が一番上になるように番号順に重ねて、サンプルの種類別に箱に収めた。

不必要なラベルシールは、ビニール袋にまとめて収納し、実験終了後に処分した。

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移った。

2) マイクロアレイ用サンプルチューブの作製

準備したもの

DNA LoBind Tube 2.0 mL : エッペンドルフ

RNAlater

分注用ピペット
 分注用ピペットのチップ(25 mL)
 100 mL チューブ
 チューブラック
 フリーズボックス
 RNase 除去剤
 ラベルシール
 手袋
 マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し、クリーンベンチ内で行った。）

準備

クリーンベンチ内をRNase 除去剤でふき、準備したものを持ち込んだ。

チューブを並べた

アルミホイル(25cm幅のものを30cmくらいに切って使用)を敷きRNase 除去剤でふいた。DNA LoBind Tubeを開封してアルミホイルの上にとり出し、必要本数のチューブを蓋のあいた状態でチューブラックに並べた。(一度、袋から出したチューブは袋には戻さないこととした。)

RNAlaterの分注

必要量+ のRNAlaterを100 mL チューブに分注した。分注用ピペットで並べたチューブに(Liver : 500 μ L/tube、Lung : 1,000 μ L/tube、Brain : B- A : 小脳(500) \ B- B : 脳幹(1,000) \ B- C : 大脳(1,000) \ P- A : 海馬(500) μ L/tube)分注した。

チューブの箱詰め

チューブの蓋をしめながらフリーズボックスに収納した。この時、チューブの破損がないか、分注ミスがないかを確認した。(破損しているもの、液量の少ないものは除外した。)

後片付け

持ち込んだものを取り出し、クリーンベンチを70%EtOHでふき、元の状態に戻した。

シール貼り

マイクロアレイ用サンプルのラベルシールを貼った。(ラベルシールの切り方・貼り方を参照)

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移ることとした。

3) ラベルシールの貼り方

準備したもの

ラベルシール(サンプル別に切り分けておいたもの)
 サンプルチューブ(必要本数をフリーズボックスに詰めた状態にしておいた)
 フリーズボックス(前項のフリーズボックスとは別に新しいものを準備した)
 手袋

マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行った。）

サンプル1種類ずつ、一番小さいSample No. から貼る作業をはじめた。

チューブ1本をとり、チューブに不具合がないかを確認した。

シールの番号を確認し、シール1枚をとり、右側（バーコード側）が上になるように右手でシールを持った。

の状態のまま、シールの台紙を縦半分（本体用と登録用の間）に二つ折りするような感じで軽く曲げ、曲げた方向から本体用シールを左手でめくり、1/3程度を台紙からはがした。

左手でループが左側にくるようにチューブを持ち、その時正面となる位置にバーコードを上にし、本体用シールを貼った。で台紙からはがした部分を先ずチューブに貼り、左手でチューブを半回転させシール全体をしっかりと貼り付けた。本体用シールをはがした後も登録用シールは、右手にもったままの状態とした。

左手でチューブをもったまま、右手の登録用シールをバーコードが下になるように持ちかえた。そのまま、シールの右端（台紙の切れ目より右側）をもち、左手で本体用シールが貼られていた台紙（切れ目より左側）を取り去った。登録用シールは、一部台紙がついた状態とした。

左手でループが右側にくるようにチューブを持ちかえ、その時、正面となる位置にバーコードを下にし、一部台紙のついた状態の登録用シールを貼った。シールがしっかりと貼られているかを確認し、チューブを新しいフリーズボックスに収納した。

4) サンプルチューブ風袋測定

風袋測定は、解剖実施日の2週間以上前に測定すると値が変わってしまう可能性があるため、解剖実施日の10日～1日前に行った。

準備したもの

ラベルシールを貼ったサンプルチューブ（マイクロアレイ用：RNAlaterを分注したもの）をフリーズボックスに詰めた状態とした。

フリーズボックス（前項のフリーズボックスとは別に新しいものを準備した）

手袋

マスク

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行った。）

サンプル1種類ずつ、一番小さいSample No.から測定をした。

サンプルチューブ1本をとり、番号を確認し、チューブに不具合がないかを確認した。

サンプルチューブから登録用シールを剥がし、本体用シールだけが貼られた状態のサンプルチューブを天秤にのせ、この重量を測定した。

重量が、一割以上少ないものや2割以上多いものについては、RNAlaterを分注しなおし、再測定した。

測定後、直ちに登録用シールを元の状態になるようサンプルチューブに貼り、本体用と登録用シールの番号が同一であることを確認した。

のサンプルチューブを新しいフリーズボックスに収納した。
同様に次のサンプルチューブを測定した。

* 各項の動作は、セルフチェックを兼ねているので、確認してから次の動作に移ることとした。

(2) 採取手順

1) 肝の摘出

トレイと生食をいれたカップは、匹数分を準備し、1匹/枚(個)で使用した。

動物を麻酔し、右腋窩動静脈を切断し放血致死させた。

動物を仰臥位にし、70%エタノールをスプレーし、ハサミを用いて、腹部(中央より数mm尾側)の皮膚をリングピンセットでつまみ、正中線に対して垂直方向にハサミで切れ目を入れた。

切れ目の両端を引っ張って皮を剥いた。この際、指についた動物の毛を生理食塩水(以下、生食)で洗浄、除去した。

筋層にVの字に切れ込みを入れ、肝を露出させた。

横隔膜の方から肝を徐々に切り離し、肝は生食につけた状態でおいておいた。

肝を生食から引き上げ、氷上のバランスディッシュへのせた。

ハサミ、ピンセットを生食で洗浄し、新しいトレイを準備し、次の動物を待った。

2) 天秤・麻酔

各解剖の開始・終了時間を記録した。

天秤で肝の重量を測定、記録した。

ピンセットは生食を入れたチューブで洗浄した。(生食は群ごとに交換した)

臓器を担当者に渡し、次の動物を準備し、約2分30秒間隔で動物を麻酔瓶に入れた。

3) 肝サンプリング

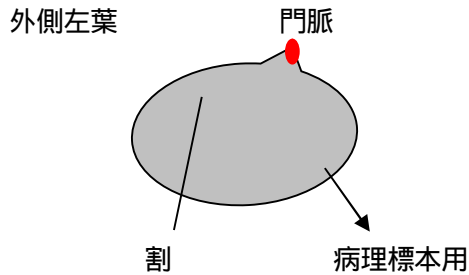
肝を、シルキーテックスを貼ったシャーレ(氷上)にのせた。

肝を背側が上になるようにおき、外側左葉をめくって内側右葉を露出させた(胆嚢のついてる葉)。

の状態、胆嚢の左側の葉を1ヵ所(A)、右側の葉を2ヵ所(門脈近位:B、門脈遠位:C)トレパンで抜き取った。

3mm径リングピンセットでAサンプルをマイクロアレイ用チューブに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。B,Cサンプルについても同様に行った。各サンプルの厚さがなるべく揃うように(重量としては30~40mg)採取した。

肝の外側左葉を門脈部で他の葉から切り離し、下図の実線の位置で割をいれた。



門脈を含む方を病理標本用サンプルとし、で切り離した他の葉と共に10%ホルマリン液に移した。

使用した器具を生食で洗浄し、水気をふき取り、次のサンプリングに用いた。(生食は群ごとに交換した。) 洗浄する時間がない場合は、もう1セットのハサミおよびピンセットを使用した。

解剖終了後、氷上のマイクロアレイ用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時にサンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルを収納した一時保管用箱は、4 に移動し保管した。

<腫瘍や白点など限局した病変(変化)部のある個体のサンプル採取について>

病変(変化)部を含まないようにマイクロアレイ用サンプル採取した。その部分を避けて 3カ所から採取することが難しい場合、外側左葉の門脈遠位部(病理標本用サンプルの割を入れる付近)から採取した。

いずれの場合も所見と採取部位を登録台紙に記録した。いずれの場合も病変(変化)の性状を登録台紙に記録した。(動物の番号を丸でかこみ、その番号付近に病変(変化)の性状を記録した。また、指定外の部位から採取したものは、チューブ番号を丸でかこみ、その番号付近に部位を記録した。)

4) 肺サンプリング

マウスの受け取り

解剖担当者から肝摘出後のマウスをトレイごと受け取った。

横隔膜の切離

横隔膜を肋骨弓から切り離した。(食道は切断しても、しなくてもよいこととした。)

肋骨の切断

肺を傷つけないように胸腔内臓器を片側によせ、左右の最後位肋骨から第1肋骨までを切断した。胸骨の延長線は、頸部とつながった状態にし、完全に切り離さないこととした。

気管の露出

片手で尾を固定し、胸骨を頭側方向に手で引き上げ、気管を露出させた。

気管の切断

気管を甲状腺の下で切断し、断端を持ち上げ気管を胸腔前口まで遊離させた。

RNAlaterの注入

気管断端に注射針(18G x 1 1/2 注射針+2.5 mL シリンジ)を針穴が隠れる程度挿入した。液漏れしないよう気管の上からピンセットで針を固定し、一気にRNAlater(2 mL)

を注入した。

肺の摘出1

気管をピンセットではさんだまま、注射針を抜き、心臓をつけた状態で肺を摘出した。

肺の摘出2

摘出した肺をディッシュに移した。気管支を切断し左肺と、副葉を切除した右肺を取り出した。

RNA用サンプル採取 : 肺の切断

左肺を長軸方向で葉の幅1/2のところを切断し、肺門の遠位側をRNA用サンプルとし速やかにA tubeに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。

右肺を長軸方向で葉の幅1/2のところを切断し、肺門の遠位側をRNA用サンプルとし、速やかにB tubeに収め、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移し、登録用シールは、登録台紙に貼った。

病理標本用サンプル採取

肺門の近位側を病理標本用サンプルとし、左・右肺ともに断面をろ紙に（右肺は3葉の各断面がろ紙に接するように）貼り付け、ホルマリン固定した。

（肺は浮きやすいので、サンプルがホルマリンに浸かっていることを確認した。）

器具の洗浄

使用した器具を、生食で洗浄し水気をふき取り、次のサンプリングに用いた。

特に肺の切断用は、よく水気をふき取ることとした。

解剖終了後のサンプル管理・マイクロアレイ用サンプル

氷上のRNA用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時にサンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。サンプルを収納した一時保管用箱は、4 に移動し保管した。

解剖終了後のサンプル管理・病理標本用サンプル

サンプルの入った標本びんを、しんとう機に移し60分間しんとうした。

<腫瘍や白点など限局した病変（変化）がある個体のサンプル採取について>

病変（変化）部を含まないようにマイクロアレイ用サンプルを採取した。

いずれの場合も病変（変化）の性状を登録台紙に記録した。（動物の番号を丸でかこみ、その番号付近に病変（変化）の性状を記録した。）

5) 脳摘出

マウスの受け取り

「解剖担当者は剥皮する際に、できるだけ頭部先端までむくこととした」

解剖担当者から肝、肺摘出後のマウスをトレイごと受け取った。

頭部の剥皮

術野を広くとれるようにハサミにて頭部全体の皮をむき、左手にて左右の皮にテンション

がかかるようにしつつ、頭部をもった。

延髄部の切断

ハサミにて延髄部を切断した。この際、体部の筋・皮膚は頭部に付着した状態であり、完全に切り離さないようにした。

頭蓋骨の切断

脳を傷つけないように、ハサミを延髄側から頭蓋骨の正中に入れ、目の部位まで切断した。

脳の露出

脳が傷つかないように爪をひっかけるように指を使って、頭蓋骨を正中から左右に開き（観音開き）脳を露出させた。

脳の摘出

先曲ピンセットを、横から頭蓋と脳の間に入れ（右側の方が容易）（脳をできるだけ触らないように頭蓋にあてる感じで）硬膜の付着の有無を確認しつつ、硬膜の付着がある場合は除去し、徐々に頭蓋と脳の隙間を上げていき、視交差を切断し、最終的に先曲部分全体で脳底部を反転するようにして脳を摘出し、これを氷冷した硝子シャーレ上にある、生理食塩水で十分に湿らせたろ紙(ADVANTEC Filter paper 2)上においた。嗅球は切除し、脳としては採取しなかった。

6) 脳サンプリング

脳の左右の分離

切断しやすい様に、脳を適当な位置にシャーレの回転やピンセットを利用し置き、カミソリ刃にて正中で左右に切断し、右半分をピンセットにてろ紙に貼り付け、ホルマリンに入れ、左半分をろ紙上に、切断面を下側にして置いた。

作業者Bに渡した。

小脳の分離「作業者B分担分」

あらかじめで氷冷したピンセット2本を使用した。

延髄部分にピンセットを添えながら、先曲ピンセットを、小脳とその他との境界部に入れ、底面までおろし、ろ紙上を滑らせるようにして小脳を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れた）。

脳幹の分離

延髄部分にピンセットを添えながら、大脳皮質と脳幹部の境界に、優しく先曲ピンセットの先曲部分を添え、両部位を少し剥離する様、境界を少しあけるようにし、海馬を見据えた後、脳幹部の底部のみを先曲ピンセットで挟み込む様になをつまみ、脳幹部を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れた）。

海馬と大脳皮質の分離

残った脳部分の（小脳側に）海馬がみえる。海馬の境界をしっかりと認識した後に、大脳皮質と海馬の境界部分に優しく先曲ピンセットの先曲部分を添え、海馬部位を軽くめくるように反転することにより海馬を分離し、ろ紙上に置いた（最後にはRNA用サンプルチューブに入れる）。白い部分は線条体であり、先曲ピンセットにてつまむように剥離し、大脳皮質の方に付着させた。

・残りが大脳皮質。

RNAサンプル

各サンプルをRNA用サンプルチューブに入れ、RNAlaterに浸かっていることを確認しサン

ルチューブから登録用シールをはがし、サンプルチューブは、氷上へ移した。登録用シールは、登録台紙に貼った。

器具の洗浄

使用した器具を、生理食塩水で洗浄し水気を取り、次のサンプリングに用いた。

解剖終了後のサンプル管理・RNA用サンプル

氷上のRNA用サンプルを氷上の一時保管用箱にラベルシールを確認しながら移した。同時に、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認した。全てを移し終えたら箱の中のサンプル数を数え、tube check sheetにチェックを入れた。サンプリング担当者以外の人に同様にサンプル数をチェックしてもらい、問題がなければサンプルの入った一時保管用箱を4に移動し保管した。

解剖終了後のサンプル管理・病理標本用サンプル

サンプルの入った標本びんをしんとう機に移し60分しんとうした。

7) 注意事項

全ての作業は作業着、手袋及びマスクを着用して行うこととした。作業台をRNase AWAYで清拭し、RI実験用の紙（ポリエチレンろ紙）を敷いて作業した。臓器摘出、秤量以外の操作は氷上で行うこととした。

サンプルに動物の毛、血液、他の臓器が混入しないようにした。日内変動で遺伝子発現量が変わるため、各採取時期のサンプル採取は約30分以内（2分半/匹）に終わらせることとした。

8) 試料の処理

すべてのマイクロアレイ用サンプルは、RNAlater入りのサンプルチューブ内で一晩冷蔵（4℃）後、サンプル重量測定し、-80℃で保存した。

(3) マイクロアレイ用サンプル（RNAlaterに浸かっているもの）重量測定

マイクロアレイ用サンプルは、RNAlaterに4℃で一晩静置した後（全ての解剖が終了した翌日）重量測定を行った。

（サンプルチューブに入った状態で重量測定し、その値から風袋を差し引いたものをサンプル重量とした。）

準備するもの

マイクロアレイ用サンプル（RNAlaterに浸かったもの）

マイクロアレイ用サンプルは、RNAlaterに4℃で一晩静置した後（全ての解剖が終了した翌日以降）重量測定を行った。

フリーズボックス（フリーズボックスは新しいものを準備し、ラベルしておいた）

手袋

マスク

氷

Ice box（マイクロアレイ用サンプルを収納している箱と新しいフリーズボックスがいれられる大きさのもの）

手順（作業は、手袋とマスクを着用し行うこととした。）

Ice boxに氷をいれ、この上に、マイクロアレイ用サンプルを収納している箱と新しいフリーズボックスをおいた。

サンプルは、1種類ずつ、一番小さいSample No.から測定しはじめた。
サンプル1本をとり、番号を確認し、重量を測定した。
この時、RNAlaterに浸かっていなかったサンプルは、番号を記録した。
測定後、サンプルがRNAlaterに浸かっていることを確認し、サンプルを新しいフリーズボックスに収納した。
同様に次のサンプルを測定した。
測定後のサンプルは、-80 で保管した。
この測定値から、風袋を差し引いたものをサンプル重量とした。

(4) マイクロアレイ用サンプルの保存及び送付

肝、肺及び脳のmRNA測定用サンプルは4 で一晩保存後サンプル重量測定し、超低温庫（-80 ）で凍結して保存した。

これらの保存サンプルは、解剖から1週間以内にドライアイスを詰めて、下記宛先に送付した。

〒158-8501 東京都世田谷区上用賀1-18-1
国立医薬品食品衛生研究所 安全性生物試験研究センター
毒性部 高橋 裕次

2 - 3 - 4 病理学的検査

(1) 剖検

全ての解剖動物について、肝、肺及び脳の肉眼的観察を行った。

(2) 臓器重量

全ての解剖動物について、肝、肺及び脳の湿重量を測定した。

(3) 病理組織学的検査

2-3-3に記載した病理組織学検査用に採取した肝、肺及び脳について、切り出し、パラフィン包埋した。その後、薄切、ヘマトキシリン・エオジン染色を行い、光学顕微鏡により検査し、病理組織診断結果のみを報告した。なお、病理標本（パラフィンブロックとプレパラート）は日本バイオアッセイ研究センターで保管する。

2 - 4 数値の取り扱いと表示

各数値データは、測定機器の精度に合わせて表示した。

吸入チャンバー内の被験物質濃度は ppm を単位として測定し、表示した。

体重は g を単位とし、小数点以下第 1 位まで測定し、表示した。

臓器湿重量は、g を単位とし、小数点以下第 3 位まで測定し、表示した。

なお、各数値データの平均値及び標準偏差は、上記に示す桁数と同様になるよう四捨五入を行い表示した。

3. 試験成績

3 - 1 吸入チャンバー内の被験物質濃度

吸入チャンバー内の被験物質濃度を表 4 に示した。吸入チャンバー内の被験物質濃度は、目標暴露濃度 0.03、0.10 及び 0.30 ppm に対し、測定値の平均 ± 標準偏差（最低～最高値）は、それぞれ 0.0306 ± 0.001 ppm（0.0290 ppm～0.0318 ppm）、 0.102 ± 0.002 ppm（0.100 ppm～0.107 ppm）及び 0.303 ± 0.004 ppm（0.298 ppm～0.309 ppm）であった。

3 - 2 動物の生死及び一般状態

全ての動物が、定期解剖時まで生存した。また、いずれの動物も特記すべき一般状態の変化を認めなかった。

3 - 3 体重

解剖時の体重を表 5 に示した。

3 - 4 病理学的検査

3 - 4 - 1 剖検観察

肝、肺及び脳の剖検所見を表 6 に示した。

動物番号 1205 に関して、肝臓の変形が認められた。

3 - 4 - 2 臓器重量

肝臓重量(g)を表 5 に示した。

3 - 4 - 3 病理組織学的検査

肝、肺及び脳の病理組織学的検査の結果を表 7 に示した。

いずれの動物も特記すべき変化を認めなかった。

但し、動物番号 1205 に関して、剖検観察で認められた肝臓の変形（構成細胞）は、周囲の正常細胞と同一組織成分の過剰に発育した組織奇形であることが確認された。

表 1 吸入チャンバー内環境の測定結果：温度（6時間暴露）

単位：

チャンバー	CH-1	CH-2	CH-3	CH-4
群	対照群	0.03 ppm 群	0.10 ppm 群	0.30 ppm 群
全期間				
平均値	22.6	22.6	22.6	22.6
標準偏差	0.2	0.2	0.1	0.2
日別平均値				
7月5日	22.6	22.6	22.6	22.6
7月6日	22.6	22.6	22.5	22.6
7月7日	22.6	22.6	22.6	22.6
7月8日	22.6	22.6	22.6	22.6
7月9日	22.6	22.6	22.6	22.6
7月10日	22.6	22.6	22.5	22.6
7月11日	22.6	22.6	22.6	22.6
7月12日	22.6	22.6	22.6	22.5

表 2 吸入チャンバー内環境の測定結果：湿度（6時間暴露）

単位：%

チャンバー	CH-1	CH-2	CH-3	CH-4
群	対照群	0.03 ppm 群	0.10 ppm 群	0.30 ppm 群
全期間				
平均値	54.3	56.4	56.3	58.7
標準偏差	1.9	1.7	2.6	3.0
日別平均値				
7月5日	54.0	56.3	55.7	58.5
7月6日	54.0	56.1	55.6	58.1
7月7日	54.2	56.2	56.1	58.4
7月8日	54.4	56.3	56.4	58.9
7月9日	54.6	56.6	56.6	59.0
7月10日	54.3	56.4	56.5	58.8
7月11日	54.4	56.6	56.6	58.9
7月12日	55.7	57.8	58.1	60.9

表 3 吸入チャンバー内環境の測定結果：換気量と換気回数（6時間暴露）

単位：換気量 L/min 換気回数 回/時

チャンバー	CH-1		CH-2		CH-3		CH-4	
群	対照群		0.03 ppm 群		0.10 ppm 群		0.30 ppm 群	
	換気量	換気回数	換気量	換気回数	換気量	換気回数	換気量	換気回数
全期間								
平均値	212.4	12.0	213.5	12.1	212.9	12.1	213.3	12.1
標準偏差	1.5	0.1	2.6	0.1	2.9	0.2	3.0	0.2
日別平均値								
7月5日	211.7	12.0	213.1	12.1	212.6	12.0	213.2	12.1
7月6日	211.9	12.0	212.8	12.0	212.3	12.0	212.6	12.0
7月7日	212.9	12.1	213.6	12.1	212.7	12.0	213.1	12.1
7月8日	212.5	12.0	214.2	12.1	213.3	12.1	213.6	12.1
7月9日	212.9	12.1	213.5	12.1	213.2	12.1	213.3	12.1
7月10日	213.4	12.1	214.4	12.1	214.3	12.1	215.0	12.2
7月11日	212.2	12.0	213.2	12.1	212.8	12.0	213.2	12.1
7月12日	211.3	12.0	213.2	12.1	211.3	12.0	212.5	12.0

表 4 吸入チャンバー内の被験物質濃度（6時間暴露）

	単位：ppm			
	対照群	0.03 ppm群	0.10 ppm群	0.30 ppm群
7月 5 日午後 0 時から午後 6 時	0	0.0318	0.107	0.309
7月 6 日午後 0 時から午後 6 時	0	0.0315	0.104	0.305
7月 7 日午後 0 時から午後 6 時	0	0.0309	0.102	0.304
7月 8 日午後 0 時から午後 6 時	0	0.0306	0.102	0.303
7月 9 日午後 0 時から午後 6 時	0	0.0290	0.100	0.299
7月 10 日午後 0 時から午後 6 時	0	0.0296	0.101	0.300
7月 11 日午後 0 時から午後 6 時	0	0.0305	0.101	0.298
平均濃度	0	0.0306	0.102	0.303
標準偏差	0	0.001	0.002	0.004

表 5 解剖時体重及び肝臓重量 (6時間暴露)

1 回目暴露終了時解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)
対照群	1001	29.5	1.287
	1002	25.7	1.051
	1003	27.7	1.188
0.03 ppm 群	1101	28.2	1.376
	1102	26.5	1.146
	1103	29.1	1.407
0.10 ppm 群	1201	26.6	1.227
	1202	29.1	1.487
	1203	25.3	0.875
0.30 ppm 群	1301	30.8	1.489
	1302	27.7	1.329
	1303	26.0	1.343

1 日目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)
対照群	1004	29.4	0.959
	1005	28.5	1.558
	1006	27.4	1.627
0.03 ppm 群	1104	29.3	1.517
	1105	28.3	1.349
	1106	27.7	1.473
0.10 ppm 群	1204	27.0	1.439
	1205	28.5	1.667
	1206	27.5	1.570
0.30 ppm 群	1304	29.3	1.675
	1305	28.1	1.576
	1306	27.8	1.548

3 日目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)
対照群	1007	28.9	1.319
	1008	28.7	1.486
	1009	26.1	1.183
0.03 ppm 群	1107	28.9	1.409
	1108	27.2	1.468
	1109	28.9	1.256
0.10 ppm 群	1207	29.6	1.370
	1208	28.1	1.323
	1209	25.3	1.217
0.30 ppm 群	1307	27.9	1.256
	1308	28.1	1.508
	1309	28.6	1.631

7 日目解剖

群	動物番号	解剖時体重 (g)	肝臓重量 (g)
対照群	1001	25.0	1.363
	1002	27.1	1.334
	1003	28.1	1.519
0.03 ppm 群	1101	25.9	1.392
	1102	25.8	1.338
	1103	27.0	1.195
0.10 ppm 群	1201	27.9	1.515
	1202	24.7	1.204
	1203	26.9	1.344
0.30 ppm 群	1301	24.6	1.262
	1302	27.3	1.472
	1303	27.5	1.385

表 6 剖検所見 (6時間暴露)

1 回目暴露終了時解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1001	著変なし	著変なし	著変なし
	1002	著変なし	著変なし	著変なし
	1003	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1101	著変なし	著変なし	著変なし
	1102	著変なし	著変なし	著変なし
	1103	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm 群	1201	著変なし	著変なし	著変なし
	1202	著変なし	著変なし	著変なし
	1203	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm 群	1301	著変なし	著変なし	著変なし
	1302	著変なし	著変なし	著変なし
	1303	著変なし	著変なし	著変なし

1 日目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1004	著変なし	著変なし	著変なし
	1005	著変なし	著変なし	著変なし
	1006	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1104	著変なし	著変なし	著変なし
	1105	著変なし	著変なし	著変なし
	1106	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm 群	1204	著変なし	著変なし	著変なし
	1205	変形	著変なし	著変なし
	1206	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm 群	1304	著変なし	著変なし	著変なし
	1305	著変なし	著変なし	著変なし
	1306	著変なし	著変なし	著変なし

3日目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1007	著変なし	著変なし	著変なし
	1008	著変なし	著変なし	著変なし
	1009	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm群	1107	著変なし	著変なし	著変なし
	1108	著変なし	著変なし	著変なし
	1109	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm群	1207	著変なし	著変なし	著変なし
	1208	著変なし	著変なし	著変なし
	1209	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm群	1307	著変なし	著変なし	著変なし
	1308	著変なし	著変なし	著変なし
	1309	著変なし	著変なし	著変なし

7日目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1010	著変なし	著変なし	著変なし
	1011	著変なし	著変なし	著変なし
	1012	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm群	1110	著変なし	著変なし	著変なし
	1111	著変なし	著変なし	著変なし
	1112	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm群	1210	著変なし	著変なし	著変なし
	1211	著変なし	著変なし	著変なし
	1212	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm群	1310	著変なし	著変なし	著変なし
	1311	著変なし	著変なし	著変なし
	1312	著変なし	著変なし	著変なし

表 7 病理組織所見（6時間暴露）

1 回目暴露終了時解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1001	著変なし	著変なし	著変なし
	1002	著変なし	著変なし	著変なし
	1003	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1101	著変なし	著変なし	著変なし
	1102	著変なし	著変なし	著変なし
	1103	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm 群	1201	著変なし	著変なし	著変なし
	1202	著変なし	著変なし	著変なし
	1203	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm 群	1301	著変なし	著変なし	著変なし
	1302	著変なし	著変なし	著変なし
	1303	著変なし	著変なし	著変なし

1 日目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1004	著変なし	著変なし	著変なし
	1005	著変なし	著変なし	著変なし
	1006	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm 群	1104	著変なし	著変なし	著変なし
	1105	著変なし	著変なし	著変なし
	1106	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm 群	1204	著変なし	著変なし	著変なし
	1205	著変なし*	著変なし	著変なし
	1206	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm 群	1304	著変なし	著変なし	著変なし
	1305	著変なし	著変なし	著変なし
	1306	著変なし	著変なし	著変なし

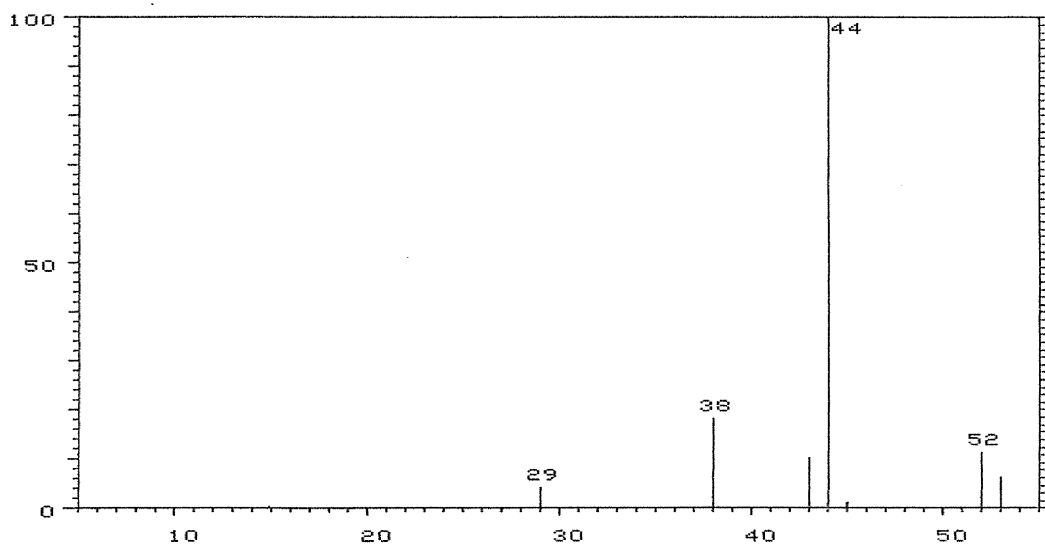
*剖検観察で認められた肝臓の変形は病理組織学的検査で構成細胞は周囲の正常細胞と同一組織成分の過剰に発育した組織奇形であることが確認された。

3日目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1007	著変なし	著変なし	著変なし
	1008	著変なし	著変なし	著変なし
	1009	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm群	1107	著変なし	著変なし	著変なし
	1108	著変なし	著変なし	著変なし
	1109	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm群	1207	著変なし	著変なし	著変なし
	1208	著変なし	著変なし	著変なし
	1209	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm群	1307	著変なし	著変なし	著変なし
	1308	著変なし	著変なし	著変なし
	1309	著変なし	著変なし	著変なし

7日目解剖

群	動物番号	肝臓	肺	脳
対照群	1010	著変なし	著変なし	著変なし
	1011	著変なし	著変なし	著変なし
	1012	著変なし	著変なし	著変なし
0.03 ppm群	1110	著変なし	著変なし	著変なし
	1111	著変なし	著変なし	著変なし
	1112	著変なし	著変なし	著変なし
0.10 ppm群	1210	著変なし	著変なし	著変なし
	1211	著変なし	著変なし	著変なし
	1212	著変なし	著変なし	著変なし
0.30 ppm群	1310	著変なし	著変なし	著変なし
	1311	著変なし	著変なし	著変なし
	1312	著変なし	著変なし	著変なし



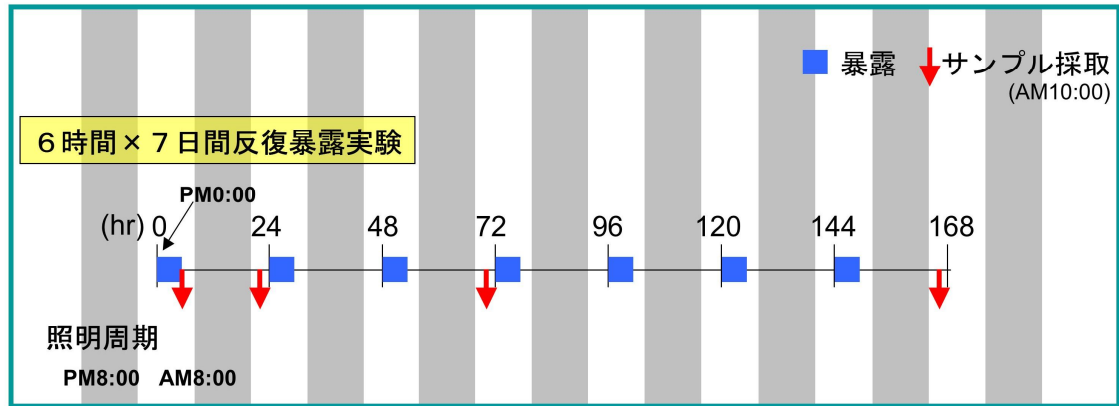
被験物質のマスペクトル



アセトアルデヒドのマスペクトル

McLafferty FW, ed. 1994. Wiley Registry of Mass Spectral Data.
6th ed. New York, NY:John Wiley and Sons.

図 1 マスペクトル



6時間 x 7日間反復暴露 (投与6、22、70、166時間後に観測) [時刻：18時、10時、10時、10時]

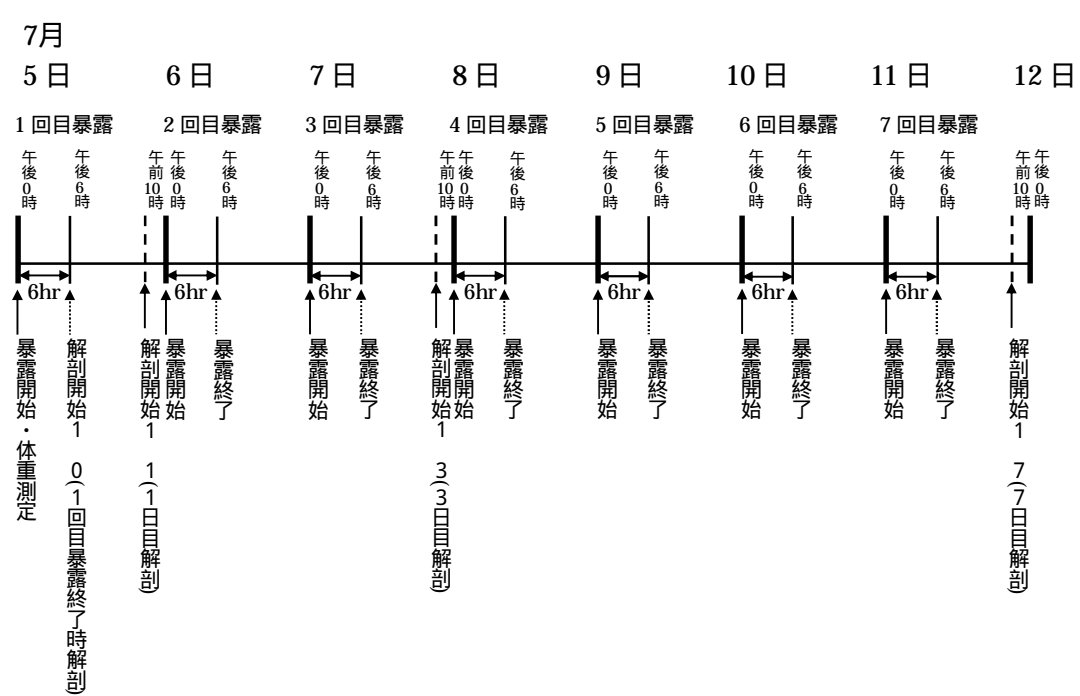


図 2 試験スケジュール (6 時間暴露)

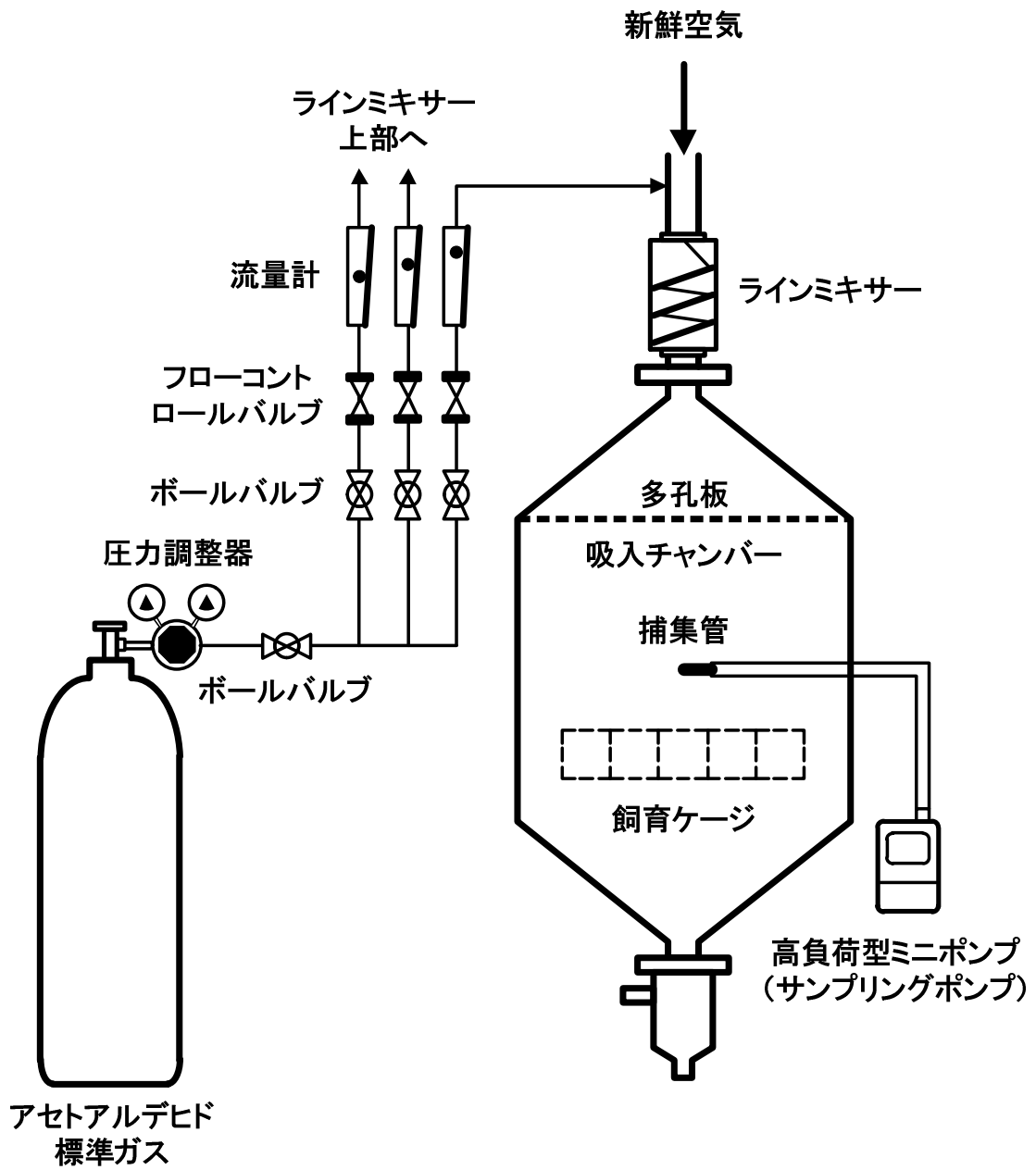


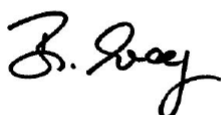
図 3 吸入装置のシステム

別紙 1 - 1

SIGMA-ALDRICH®3050 Spruce Street, Saint Louis, MO 63103 USA
Email USA: techserv@sial.com Outside USA: eurtechserv@sial.com**Certificate of Analysis**

Product Name: ACETALDEHYDE
ReagentPlus™
Product Number: 00071
Batch Number: STBD7279V
Brand: Fluka
CAS Number: 75-07-0
Formula: CH₃CHO
Formula Weight: 44.05
Storage Temperature: 2-8 C
Quality Release Date: 19 DEC 2013

TEST	SPECIFICATION	RESULT
APPEARANCE (COLOR)	COLORLESS	COLORLESS
APPEARANCE (FORM)	LIQUID	LIQUID
PURITY (GC AREA %)	≥ 99.0 %	> 99.9 %
REFRACTIVE INDEX N20/D	1.331 - 1.333	1.332
INFRARED SPECTRUM	CONFORMS TO STRUCTURE	CONFORMS
ACIDITY	≤ 1 % (AS ACOH)	0.1 %



Dr. Beril Eray, Manager
Quality Control
Steinheim, Germany

Sigma-Aldrich warrants that at the time of the quality release or subsequent retest date this product conformed to the information contained in this publication. The current specification sheet may be available at Sigma-Aldrich.com. For further inquiries, please contact Technical Service. Purchaser must determine the suitability of the product for its particular use. See reverse side of invoice or packing slip for additional terms and conditions of sale.

ガス分析試験成績書

1/1

2016年4月20日

No.16503045002

御注文先


日本バイオアッセイ研究センター 殿

 高千穂化学工業株式会社
 町田事業所 計測ガス工場
 〒194-0004
 東京都町田市鶴間1557
 TEL.042-796-5501 FAX.042-795-7163

ガス名	容器番号
GAS MIXTURE	CQB 12831
試験方法	GAS CHROMATOGRAPHY METHOD
容器種類、材質	47 L (アルミ)(アルミニウム)
充填量	11.8MPa
充填日	2016/ 4/13
分析日	2016/ 4/20
室内温度	20℃
貯蔵温度	0℃ ~ 35℃
出荷条件	容器賃貸(2017/ 5迄)
備考	

ガス名	分析値	仕様
Acetaldehyde Nitrogen	50.3 ppm Balance	50 ppm

試験結果

グループ長	総合判定	合格
		

ガス分析試験成績書

2016年4月20日
御注文先

No.16503045001

日本バイオアッセイ研究センター 殿

 **高千穂化学工業株式会社**
町田事業所 計測ガス工場
〒194-0004
東京都町田市鶴間1557
TEL.042-796-5501 FAX.042-795-7163

ガス名	容器番号
GAS MIXTURE	CQB 18953
試験方法	GAS CHROMATOGRAPHY METHOD
容器種類、材質	47 L (アルミ)(アルミニウム)
充填量	11.8MPa
充填日	2016/ 4/13
分析日	2016/ 4/20
室内温度	20℃
貯蔵温度	0℃ ~ 35℃
出荷条件	容器賃貸(2017/ 5迄)
備考	

ガス名	分析値	仕様
Acetaldehyde	50.2 ppm	50 ppm
Nitrogen	Balance	

試験結果

グループ長	総合判定	合格
		

厚生労働科学研究補助金（化学物質リスク研究事業、H26-化学-一般-001）
化学物質の経気道暴露による毒性評価の迅速化、定量化、高精度化に関する研究
－ シックハウス症候群を考慮した不定愁訴の分子実態の把握と
情動認知行動影響を包含する新評価体系の確立－（H26-化学-一般-001）

平成 26 年度～28 年度 総合研究報告書
分担研究報告書

研究分担課題：「シックハウス症候群レベルの極低濃度吸入暴露実験の実施」

研究分担者	北嶋 聡	国立医薬品食品衛生研究所	毒性部
研究協力者	小川幸男	国立医薬品食品衛生研究所	毒性部
	高橋祐次	国立医薬品食品衛生研究所	毒性部
	森田紘一	国立医薬品食品衛生研究所	毒性部
	古川佑介	国立医薬品食品衛生研究所	毒性部
	大西 誠	日本バイオアッセイ研究センター	試験管理部
	梅田ゆみ	日本バイオアッセイ研究センター	病理検査部
	相磯成敏	日本バイオアッセイ研究センター	病理検査部

研究要旨

実験動物による吸入毒性試験において病理組織学的な病変を誘発する暴露濃度は、人のシックハウス症候群（SH）の指針濃度をはるかに超える濃度であることから、そこから得た毒性情報を人へ外挿することの困難さが指摘されてきた。これに対し、先行研究では平成 14 年「厚生労働省シックハウス問題に関する検討会」が掲げる物質をその指針値レベルでマウスに反復吸入暴露（7日間）し、病理組織所見が得られない段階での遺伝子発現変動を PerceIome トキシコゲノミクス法により測定し、肺、肝において化学物質固有及び共通のプロファイルを網羅的に捕えた。加えて、海馬に対し化学構造の異なる 3 物質が共通して神経活動抑制を示唆する遺伝子発現変化を誘発したことから、これが人の SH における「不定愁訴」の原因解明の手がかりとなる可能性が示された。

本研究は、反復暴露の結果の検証とその判定根拠の一般化を目指し、SHレベルでの単回暴露実験を実施し、同一個体の海馬、肺、肝の遺伝子発現変動を解析し海馬神経活動抑制の上流に位置する分子機序と肺・肝の関与の解明、情動認知行動解析と海馬における神経科学的物証の収集による中枢に対する有害性の実証データと、遺伝子発現変動データの突合による、遺伝子発現情報からの中枢影響に関する予見性の確認、を目的とする。この際、脳が高感受性期にある子どもの特性に配慮した幼児期暴露 - 遅発性影響も検討する。加えて、ヒト気道上皮細胞系を用いた *in vitro* 解析系の構築を実施し、ヒトへの外挿性の向上を計る

本分担研究では、雄性マウスを対象とした極低濃度吸入暴露実験を、第一の目的に向けて、先行研究での暴露条件である 2 時間単回暴露のプロトコールにより、また第二の目的に向けて、先行研究での暴露条件である 22 時間/日 × 7 日間反復暴露のプロトコールにより実施する。

平成 26 年度はキシレン（指針値：0.2 ppm）及びパラジクロロベンゼン（指針値：0.04 ppm）について目標通りに極低濃度下（キシレン：0、0.2、0.7、2.0 ppm、パラジクロロベンゼン：0、0.04、0.12、0.4 ppm）でのトキシコゲノミクスの為の 2 時間マウス単回吸入暴露実験（4 用量、16 群構成、各群 3 匹）を実施した。加えて、キシレン（0、2.0 ppm）（2.0 ppm は指針値の 10 倍濃度）について、成熟期および幼若期マウスにおける情動認知行動解析の為の 22 時間/日×7 日間反復吸入暴露実験（2 用量、6 群構成、各群 8 匹）を実施した。いずれの場合も、目標濃度に対し 96.5～111%の濃度で暴露できた。

平成 27 年度はホルムアルデヒド（指針値：0.08 ppm）及びアセトアルデヒド（指針値：0.03 ppm）について目標通りに極低濃度下（ホルムアルデヒド：0、0.1、0.3 及び 1.0 ppm、アセトアルデヒド：0、0.03、0.10 及び 0.3 ppm）でのトキシコゲノミクスの為の 2 時間マウス単回吸入暴露実験（4 用量、16 群構成、各群 3 匹）を実施した。加えて、ホルムアルデヒド（0、1.0 ppm）（1.0 ppm は指針値の 10 倍濃度）について、成熟期および幼若期マウスにおける情動認知行動解析の為の 22 時間/日×7 日間反復吸入暴露実験（2 用量、6 群構成、各群 8 匹）を実施した。ホルムアルデヒドの幼若期暴露の場合は 86.5%となったが、他はいずれの場合も、目標濃度に対し 96.6～105%の濃度で暴露できた。

平成 28 年度はテトラデカン（指針値：0.04 ppm）について目標通りに極低濃度下（0、0.04、0.12 及び 0.40 ppm）でのトキシコゲノミクスの為の 2 時間マウス単回吸入暴露実験（4 用量、16 群構成、各群 3 匹）を実施した。また、ホルムアルデヒド（指針値：0.08 ppm）について、目標通りに極低濃度下（0、1 ppm）での IL-1 の経時的な血中濃度測定のために、22 時間/日×7 日間反復暴露（2 用量、8 群構成、各群 4 匹）を実施した。加えて、ホルムアルデヒドについて、目標通りに極低濃度下（0、1 ppm）での幼若期暴露方法の再検討に向けた離乳後（4 週齢）の個別飼育による情動認知行動解析の為の 22 時間/日×7 日間反復吸入暴露実験（2 用量、2 群構成、各群 8 匹）を実施した。テトラデカンについては、98.8～102.5%の濃度で暴露でき、ホルムアルデヒドについては、目標濃度に対し 97.5～118.4%の濃度で暴露できた。

このようにいずれの場合もほぼ目標暴露濃度（96.5～118.4%）にて、マウスに安定して吸入暴露することができた。さらに、IL-1 の経時的な（4 時点）血中濃度測定を実施したところ、対照群においても検出限界（1.03 pg/mL）以下であったため、今後、より高感度な測定を検討予定である。

A . 研究目的

実験動物による吸入毒性試験において病理組織学的な病変を誘発する暴露濃度は、人のシックハウス症候群（SH）の指針濃度をはるかに超える濃度であることから、毒性試験から得た情報を人へ外挿することの困難さが指摘されてきた。これに対し、先行研究では平成14年「厚生労働省シックハウス問題に関する検討会」が掲げる物質をその指針値レベルでマウスに反復吸入暴露（7日間）し、病理組織所見が得られない段階での遺伝子発現変動を Percellome トキシコゲノミクス法により測定し、肺、肝において化学物質固有及び共通のプロファイルを網羅的に捕えた。加えて、海馬に対し化学構造の異なる3物質が共通して神経活動抑制を示唆する遺伝子発現変化を誘発したことから、人のSHにおける「不定愁訴」の原因解明の手がかりとなる可能性が示された。

本研究は、反復暴露の結果の検証とその判定根拠の一般化を目指し、同一個体の海馬、肺、肝の遺伝子発現変動を解析し海馬神経活動抑制の上流に位置する分子機序と肺・肝の関与の解明、情動認知行動解析と海馬における神経科学的物証の収集による中枢に対する有害性の実証データと、遺伝子発現変動データの突合による、遺伝子発現情報からの中枢影響に関する予見性の確認、を目的とする。この際、脳が高感受性期にある子どもの特性に配慮した幼児期暴露 - 遅発性影響も検討する。

本分担研究では、雄性マウスを対象とした極低濃度吸入暴露実験を、第一の目的に向けて、先行研究での暴露条件である2時間単回暴露のプロトコールにより、また第二の目的に向けて、先行研究での暴露条件である22時間/日×7日間反復暴露のプロトコールにより実施する。

B . 研究方法

B-1：被験物質

B-1-1: テトラデカン（平成28年度実施）

テトラデカン(tetradecane; 分子量198.4、CAS No. 629-59-4、和光純薬工業)も先行研究と同じものを使用した。

製造元：和光純薬工業株式会社

試薬名：テトラデカン

カタログ番号：207-10705

ロット番号：DSP1989

純度：99.6%（和光純薬工業(株)測定値）

沸点：253.7

蒸気圧：1.33hPa（76.4℃）

比重：0.763

使用した被験物質の特性は、GC/MS（日立製作所 M-80B）を用いて定性した。その結果、テトラデカンに相当するイオンピークを確認した（図1）。

B-1-2: アセトアルデヒド（平成28年度実施）

アセトアルデヒド（Acetaldehyde; 分子量：44.05、CAS No.：75-07-0）は、下記の試薬を使用した。

B-1-2-1 アセトアルデヒド原液

製造元：シグマ - アルドリッチ

試薬名：アセトアルデヒド

カタログ番号：00071

ロット番号：STBD7279V

純度：99.9%

B-1-2-2 アセトアルデヒド標準ガス

製造元：高千穂化学工業株式会社

試薬名：アセトアルデヒド標準ガス

容器番号：CQB13320

ボンベ濃度：50.6ppm

標準ガス製造：B-1-2-1のアセトアルデヒド原液を用いて製造された。

容器種類、材質：47L（アルミニウム）

充填量：11.8Mpa

使用した被験物質の特性は、GC/MS（日立製作

所 M-80B)を用いて定性した。その結果、アセトアルデヒドに相当するイオンピークを確認した(図2)。

B-1-3:ホルムアルデヒド(平成28年度実施)
ホルムアルデヒド(Formaldehyde;分子量:30.03、CAS No.:50-00-0)は、下記の試薬を使用した。

製造元:和光純薬工業株式会社

試薬名:ホルムアルデヒド液

カタログ番号:064-00406

ロット番号:ECR1935

沸点:-19.2

蒸気圧:1.33 kPa(10mmHg)(-88)

比重:0.815

B-2:吸入暴露システム

B-2-1:テトラデカンの吸入暴露システム

B-2-1-1:トキシコゲノミクスのための2時間単回吸入暴露実験:

この部分は、日本バイオアッセイ研究センターに委託することにより実施した。

12週齢の雄性C57BL/6Jマウス(日本チャールスリバー)(4用量、16群構成、各群3匹)を用いて、テトラデカン(指針値:0.04 ppm)についてSHレベル(0、0.04、0.12及び0.40 ppm)での2時間単回吸入暴露実験を実施した。吸入装置のシステムを図3に示した。被験物質供給装置(柴田科学(株)特注)の発生容器内のテトラデカンを循環式恒温槽で加熱(24)しながら、清浄空気のバブリングにより蒸発させた。この蒸気を清浄空気(キャリア空気)と混合しながら、循環式恒温槽で一定温度に冷却(18)再加熱し(25)一定濃度にした後、流量計を用いて一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに供給した。ラインミキサー上で新鮮空気と混合し、設定濃度としたテトラデカンを吸入チャンバーに送り込んだ。

なお、新鮮空気はHEPAフィルターと活性炭フィルターにより濾過して使用した。

吸入チャンバーは全身暴露型であり、上部と下部が角錐状の角型チャンバーで観察窓の部分がガラス製、その他の部分はステンレス製である。容量は各吸入チャンバーとも1,060 Lである。チャンバー内の空気の流れを均一化するために、吸入チャンバー上部の角錐部と角型部の間に、多孔板を設置した。吸入チャンバーは、各群(0.04 ppm暴露群、0.12 ppm暴露群、0.40 ppm暴露群および対照群)につき1台、計4台を用いた。動物を収容する個別飼育ケージは吸入チャンバーの角型部の同一平面上に設置した。飼育ケージは全面がステンレス製の金網であり、5連ケージ(1匹当りのスペースが100(W)×116(D)×120(H)mm)を使用した。ケージには蓋付のえさ箱、および動物の飲水のための自動給水ノズルを設置した。また、吸入チャンバー下部の角錐部には動物の糞尿を除去するための自動洗浄装置を設置した。

B-2-2:アセトアルデヒドの吸入暴露システム

B-2-2-1:トキシコゲノミクスのための6時間/日×7日間反復吸入暴露実験:

この部分は、日本バイオアッセイ研究センターに委託することにより実施した。

12週齢の雄性C57BL/6Jマウス(日本チャールスリバー)(4用量、16群構成、各群3匹)を用いて、アセトアルデヒド(指針値:0.03 ppm)についてSHレベル(アセトアルデヒド:0、0.03、0.10、0.30 ppm)での2時間単回吸入暴露実験を実施した。

吸入暴露装置のシステムを図4に示した。アセトアルデヒド標準ガスをフローコントロールバルブと流量計を用いて圧力と流量を調整し、一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに供給し、実験を行った。

吸入チャンバーは全身暴露型であり、上部と下部が角錐状になった角型のチャンバーで観察

窓の部分がガラス製、その他の部分はステンレス製である。容量は各吸入チャンバーとも1,060 Lである。チャンバー内の空気の流れを均一化するために、吸入チャンバー上部の角錐部と角型部の間に、多孔板を設置した。動物を収容する個別飼育ケージは吸入チャンバーの角型部の同一平面上に設置した。飼育ケージは全面がステンレス製の金網であり、5連ケージ(1匹当りのスペースが100(W)×116(D)×120(H) mm)を使用した。ケージには蓋付のえさ箱、および動物の飲水のための自動給水ノズルを設置した。また、吸入チャンバー下部の角錐部には動物の糞尿を除去するための自動洗浄装置を設置した。

B-2-3: ホルムアルデヒドの吸入暴露システム

B-2-3-1: 情動認知行動解析のための、幼若期暴露方法の再検討に向けた離乳後(4週齢)の個別飼育による22時間/日×7日間反復暴露実験:

この部分は、国立医薬品食品衛生研究所・毒性部において実施した。

平成26及び27年度の研究では、幼若期([2週齢])暴露を検討し、幼若期マウスは哺乳動物であるため、母マウスと共に群飼育により吸入暴露を実施したが、ホルムアルデヒドの幼若期吸入暴露の際、遅発影響が認められず、この原因として吸入暴露が不十分であった事が考えられ、幼若期暴露方法における課題が残った。すなわち母マウス同居下の群飼育により、ホルムアルデヒドが被毛などに吸着してしまったことが考えられた。そこで、母マウスとの同居が不要で、個別飼育が可能となる条件下、できるだけ若齢である4週齢の雄性マウスを用いた検討(個別飼育)も実施することとした。

4週齢(28日齢)の雄性C57BL/6NCrSlcマウス(日本エスエルシー)(2用量、6群構成、各群8匹)を用いて、ホルムアルデヒド(指針値: 0.08 ppm)についてS Hレベル(0、1.0 ppm)(1.0 ppm

は指針値の約10濃度)での22時間/日×7日間反復暴露を実施した。ホルムアルデヒドガスの発生法は先行研究での検討の結果、もっとも安定して発生する事ができる、バブリングにより発生させる装置(柴田科学、Photo 1)を用いてガスを発生する方法を採用した。発生装置内タンクに入れ25℃に加温したホルムアルデヒド(和光純薬)に清浄空気を送りバブリングによりガスを発生させ、15℃の冷水でガスを冷却、清浄空気により一時希釈し、定量供給するフローコントロールバルブと浮子式流量計を用い、横層流型チャンバー(柴田科学、Photo 1)へ混合・希釈するためのラインミキサー内へ空調(温度:25±2℃、湿度:55±5%)された清浄な換気空気とともに希釈導入し、ステンレス製網ケージ(柴田科学、Photo 2,3)内に収容したマウスに1日あたり22時間(午後12時より午前10時まで)、7日間吸入暴露した。本研究で以後使用するチャンバーは、横層流型(容積3 m³、Photo 1)とし、チャンバー内にサーキュレーター(Photo 2)を設置し強力に空気を攪拌した状態で動物への暴露を行うこととした(Photo 2,3)。

妊娠11日齢のマウスを購入し出生後、1腹につき産児5匹以上8匹未満で雄児マウスが2匹以上含まれる条件の腹を情動認知行動実験に供した。トレイ交換時の騒音などのストレスによる食殺防止の目的で、排泄物を受けるためのトレイ交換を無くすために、トレイ上にパルプ製床敷(パルマスμ)を、床敷と金網ケージが密着するように敷き、更に、金網ケージ内にも敷いた(Photo 4)。

B-2-3-2: IL-1 の経時的な血中濃度測定のための22時間/日×7日間反復暴露実験:

この部分は、国立医薬品食品衛生研究所・毒性部において実施した。

成熟期(12週齢)の雄性C57BL/6NCrSlcマウス

(日本エスエルシー)(2用量、6群構成、各群8匹)を用いて、ホルムアルデヒド(指針値: 0.08 ppm)についてSHレベル(0、1.0 ppm)(1.0 ppmは指針値の約10濃度)での22時間/日×7日間反復暴露を実施した。ホルムアルデヒドガスの発生法および暴露方法は、上記B-2-3-1の場合と同様である。ただし、先行研究と同様に、成熟期暴露の際は、トレイ上にパルプ製床敷(パルマス μ)を敷かなかった。

B-3: 吸入チャンバー内の濃度測定の方法

B-3-1: テトラデカンの濃度測定の方法

B-3-1-1: トキシコゲノミクスのための2時間単回吸入暴露実験:

この部分は、日本バイオアッセイ研究センターに委託することにより実施した。

B-3-1-1-A: 被験物質の捕集方法

サンプリング用ポンプとして高負荷型ミニポンプ(MP-100H、柴田科学製)を用い、動物を収容したケージの上部に設置した捕集管(ORBOTM-91 Tube, Large, SUPELCO製)に吸入チャンバー内の空気を吸引した。サンプリング用ポンプの吸引流量は0.5 L/分とした。捕集時間は暴露時間(暴露開始から暴露停止まで)に合わせ62時間とした。捕集管の暴露1回当たりの使用本数は、対照群は1本、投与群は各濃度とも3本とした。

B-3-1-1-B: 捕集管の前処理及び分析条件

吸入チャンバー内の被験物質濃度は、固相吸着-溶媒抽出法により測定した。すなわち、捕集管の活性炭(1層及び2層)を取り出し、各々、かっ色バイアルビン(日電理化硝子製)に入れ、二硫化炭素(和光純薬工業製、作業環境測定用)2 mLを加え、蓋をしてダイレクトミキサ-(サ-マル化学産業製)を用いて1時間振とうした。0.12 ppm群及び0.40 ppm群の活性炭1層は、検量線の所定の範囲に入るように段階希釈した。その後、バイアルビン(Agilent Technologies社

製 2 mL用バイアルビン)に入れ、蓋をしてガスクロマトグラフ(Agilent Technologies社製 5890A)により測定した。

ガスクロマトグラフの分析条件は、カラムはDB-1(0.53 mm × 30 m)、キャリアーガスはヘリウム、検出器はFIDを用い、カラム温度は180、注入口温度は250、検出器温度は250、試料注入量は1 μ Lとした。

B-3-2: アセトアルデヒドの濃度測定の方法

B-3-2-1: トキシコゲノミクスのための6時間×7日間反復吸入暴露実験:

この部分は、日本バイオアッセイ研究センターに委託することにより実施した。

B-3-2-1-A: 被験物質の捕集方法

測定に際しては、サンプリング用ポンプとして高負荷型ミニポンプ(MP-100H、柴田科学株式会社製)を用いて、動物を収容したケージの上部に設置した捕集管(LpDNPH S10L、カタログ番号: 505361-U、SUPELCO社製)に吸入チャンバー内の空気を吸引した。サンプリング用ポンプの吸引流量は0.5 L/分とした。捕集時間は暴露時間(暴露開始から暴露停止まで)に合わせ2時間とした。

B-3-2-1-B: 捕集管の前処理及び分析条件

アセトアルデヒド濃度は、固相吸着-溶媒抽出法により毎日測定することにより算出した。すなわち、捕集管内の2,4-ジニトロフェニルヒドラジンと反応し、アセトアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンとして捕集管内に生成され、そのアセトアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンは、アセトニトリル(HPLC分析用和光純薬工業株式会社)10mLによりメスフラスコに抽出し、濃度に応じて希釈調製し、高速液体クロマトグラフ(HPLC)(LC-10 島津製作所)により分析を実施した。なお、HPLCの分析条件に関して、移動相組成はアセトニトリル:蒸留水

= 60 : 40、流量は1mL/min、カラムはL-column ODS(4.6mm × 150mm、粒径 : 5 μm (財)化学物質評価研究機構)、検出波長はUV260nm、試料注入量は10 μLとした。

また、検量線はアセトアルデヒドの量を換算したアセトアルデヒド 2,4-ジニトロフェニルヒドラゾンの標準品アセトアルデヒド-DNPH(カタログ番号 : 4M7340-U スペルコ社)を用い、0.1 ~ 10 μg/mLの範囲で検量線を作成した。

B-3-3: ホルムアルデヒドの濃度測定の方法

B-3-3-1: 情動認知行動解析のための、幼若期暴露方法の再検討に向けた離乳後(4週齢)の個別飼いによる情動認知行動解析のための22時間/日 × 7日間反復実験 :

被験物質の捕集の部分は、国立医薬品食品衛生研究所・毒性部において実施し、捕集管の前処理及び分析は、日本バイオアッセイ研究センターに依頼した。

ホルムアルデヒドガスの濃度検知は、チャンパー内濃度について、定流量ポンプ (MP -30、MP -300(柴田科学)、Photo 5) により活性炭捕集管 (ORBOTM-91;E-L、SUPELCO社)へチャンパー内空気を通し、捕集管内に充填されている活性炭にホルムアルデヒドガスを吸着させ、溶媒(二硫化炭素)で抽出し、ガスマスを用いてその濃度を測定する、「シックハウス(室内空気汚染)問題に関する検討会」が推奨する方法によりおこなった。捕集管内導入流量は、対照群では500mL/分 [660L]、1.0ppm暴露群では100mL/分 [132.0L]とした。22時間/日 × 7日間暴露に際し、暴露期間中の2日終了時と7日終了時に、マウスへの22時間暴露中のチャンパー内空気を捕集した捕集管を測定機関(日本バイオアッセイ研究センター)に送付し、分析を依頼した。

B-3-3-2: IL-1 の経時的な血中濃度測定のため

の22時間/日 × 7日間反復暴露実験 :

被験物質の捕集の部分は、国立医薬品食品衛生研究所・毒性部において実施し、捕集管の前処理及び分析は、日本バイオアッセイ研究センターに依頼した。

ホルムアルデヒドガスの濃度検知は、上記B-3-3-1の場合と同様である。

B-4 : IL-1 の経時的な血中濃度測定

ホルムアルデヒドについて、SHレベルの22時間/日 × 7日間反復吸入暴露(2用量[指針値の約10濃度の1 ppm、及び0 ppm]、4時点、各群4匹)の際に、心臓採血により得た血清について、IEGの転写を調節し得る候補分子であるIL-1のELISA法による測定をRayBiotech社に委託し実施した(抗マウスIL-1 抗体はELM-IL1b (RayBiotech社)を使用)。採血の4時点は、22時間/日 × 7日間反復吸入暴露の際の組織サンプル採取のタイミングと同じく、暴露22、70、166及び190時間後であり、暴露190時間後は、暴露休止24時間後にあたる。

(倫理面への配慮)

動物実験の計画及び実施に際しては、科学的及び動物愛護的配慮を十分行い、所属する研究機関の指針を遵守した。

C . 研究結果及び考察

C-1: トキシコゲノミクスのためのテトラデカン2時間単回及びアセトアルデヒド6時間/日 × 7日間反復吸入暴露実験の場合 :

この部分は、日本バイオアッセイ研究センターに委託することにより実施した。

C-1-1: テトラデカンの場合

C-1-1-A: テトラデカンの濃度制御の方法の検討

縦層流の1060Lの中型チャンパー(毎分212Lの

送気量)を用いてマウス(CrIj:CD1(ICR)・日本チャールス・リバー(株) 厚木飼育センター・雄6週齢12匹)を平置き均一配置にした状態で、テトラデカンの暴露検討を行った。テトラデカンの発生は、被験物質供給装置(柴田科学(株)特注)の発生容器内のテトラデカンを循環式恒温槽で加熱しながら、清浄空気のバブリングにより蒸発させた。この蒸気を清浄空気(搬送空気)と混合しながら、循環式恒温槽で一定温度に冷却、再加熱し、一定濃度にした後、流量計を用いて一定量を吸入チャンバー上部のラインミキサーに送り込み、新鮮空気と混合し、設定濃度としたテトラデカンを吸入チャンバーに供給した。

チャンバー内濃度の確認は、サンプリング用ポンプとして高負荷型ミニポンプ(MP-100H、柴田科学製)を用い、動物を収容するケージの上部に設置した捕集管(ORBOTM-91 Tube, Large, SUPELCO 製)に吸入チャンバー内の空気を吸引した。サンプリング用ポンプの吸引流量は0.5 L/分とした。捕集管の暴露1回当たりの使用本数は、各濃度とも3本とした。捕集管の活性炭(1層及び2層)を取り出し、各々、かっ色バイアルビン(日電理化学硝子製)に入れ、二硫化炭素(和光純薬工業製、作業環境測定用)2 mLを加え、蓋をしてダイレクトミキサー(サマル化学産業製)を用いて1時間振とうした。0.04 ppm群、0.12 ppm群及び0.40 ppm群の活性炭1層は、検量線の所定の範囲に入るように段階希釈した。その後、バイアルビン(Agilent Technologies 社製 2 mL用バイアルビン)に入れ、蓋をしてガスクロマトグラフ(Agilent Technologies 社製 5890A)により測定した。ガスクロマトグラフの分析条件は、カラムはDB-1(0.25 mm × 60 m)、キャリアーガスはヘリウム、検出器はFIDを用い、カラム温度は100 (20 / min) 220 (5 min)、注入口温度は200、検出器温度は200、試料注入量は1 µLとした。

その結果、テトラデカンを暴露したチャンバー内のテトラデカンの濃度は、目標吸入暴露濃度0.04、0.12および0.40 ppmの実測濃度は、それぞれ 0.046 ± 0.002 ppm、 0.127 ± 0.05 ppmおよび 0.380 ± 0.015 ppmと目標値に近い値であった。

以上のことから、テトラデカンを低濃度でマウスに正確に暴露でき、低濃度におけるチャンバー内テトラデカンの濃度コントロールが可能であった。

C-1-1-B: 吸入チャンバー内のテトラデカンの

濃度測定

目標吸入暴露濃度0.04、0.12及び0.40 ppmで、2時間の暴露を行い、被験物質の捕集方法および捕集管の前処理及び分析条件を検討した。なお、捕集管への採気時間は、暴露全時間にわたる2時間とした。

具体的には、2時間の暴露運転で目標吸入暴露濃度0.04、0.12及び0.40 ppmの吸入チャンバーの実測値(以下、平均値±標準偏差)がそれぞれ 0.0395 ± 0.0008 ppm(目標濃度に対し98.8%)、 0.123 ± 0.004 ppm(目標濃度に対し102.5%)および 0.392 ± 0.014 ppm(目標濃度に対し98.0%)になり、各濃度群とも目標濃度に近似した値が得られた(図6A)。

従って、テトラデカンの室内濃度指針値である0.04 ppmを考慮した0.04、0.12及び0.40 ppmを目標暴露濃度とした吸入暴露が達成できた。

C-1-2: アセトアルデヒドの場合

C-1-2-A: アセトアルデヒドの濃度制御の方法の検討

発生方法については、アセトアルデヒド(99%、MERCK) 0.3%希釈液を容れたバブリングによる発生装置タンク内のガス濃度が100 ppm以上を示したことから、希釈倍率を0.1%に上げたが、100 ppm以上の濃度であった。この結果からアセトアルデヒドはホルムアルデヒドと異なり揮発性が高く、希釈倍率を上げてアセトアルデヒドガス濃度を低下させることができないことが考えられた。バブリング法では低濃度が得られないため、標準ガスポンペを用いる方法を採用することとし、ガスの供給システムを変更、ガスポンペ用のマスフローコントローラー及び流量計を新たに設置、ポンペガスを希釈することで所定の濃度の暴露が可能となった。高千穂商事から購入した標準ガス濃度は104 ppmであった。このガスをチャンバー内の総換気空気650 L/分により希釈した。0.3 ppm濃度を目標に標準ガス1.9 L/分をチャンバー内に送気、高感度ホルムアルデヒドガスモニター(理研計器)による濃度測定を試みた。高濃度群のモニター値は 0.091 ± 0.011 ppm(平均値±標準偏差)を示した。

2 回目に行った濃度測定試験では、設定濃度 0.3 ppm に対し標準ガスを 1.87 L/分で流した高濃度群の捕集管(GL-Pak mini AERO DNPH, ジーエルサイエンス)測定による濃度は 0.237 ppm と 21.2%低く、設定濃度 0.03 ppm に対し標準ガスを 0.19 L/分で流した低濃度群の捕集管測定による濃度は 0.027 ppm と 8.3%低く、設定濃度 0.1 ppm に対し標準ガスを 0.63 L/分で流した中間濃度群は 0.094 ppm と 6%低かった。高濃度群のモニター値は 0.126 ± 0.009 ppm (平均値 \pm 標準偏差) と捕集管測定値 0.237 ppm との濃度差が大きかった。

3 回目の濃度測定時において 2.37 L/分に増やして流した高濃度群の捕集管測定による濃度は 0.286 ppm と 4.7%低く、設定濃度 0.03 ppm に対し標準ガスを 0.21 L/分で流した低濃度群の捕集管測定による濃度は 0.026 ppm と 13.3%低く、設定濃度 0.1 ppm に対し標準ガスを 0.67 L/分で流した中間濃度群は 0.089 ppm と 11%低かった。チャンバー内濃度の安定性を高感度ホルムアルデヒドガスモニターで測定したところ 0.185 ± 0.018 ppm (平均値 \pm 標準偏差) であり、捕集管値 0.286 ppm との濃度差が大きかった。

4 回目の濃度測定試験では、設定濃度 0.3 ppm に対し標準ガスを 2.5 L/分で流した高濃度群の捕集管測定による濃度は 0.323 ppm と 7.2%高く、設定濃度 0.03 ppm に対し標準ガスを 0.25 L/分で流した低濃度群の捕集管測定による濃度は 0.033 ppm と 8.3%高く、設定濃度 0.1 ppm に対し標準ガスを 0.76 L/分で流した中間濃度群は 0.106 ppm と 6%項かった。高濃度群のモニター値は 0.093 ± 0.019 ppm (平均値 \pm 標準偏差) であり、捕集管値 0.323 ppm との濃度差が大きかった。4 回行った高感度ホルムアルデヒドガスモニターの測定結果は、安定性を確認するには使用が可能であるような数値の推移を示すが、捕集管値と比べかなり低い濃度を示していた。本機器は、アセトアルデヒドに対し反応性が悪く信頼性は低いと考えられた。

本試験において 4 回目の濃度試験データを基に、0.03 ppm では 0.23 L/分、0.1 ppm では 0.72 L/分、0.3 ppm では 2.33 L/分に流量を補正し標準ガスを流入させ、得られた捕集管測定濃度は 0.028、0.094、0.277 ppm であり、6.5~8.7%ほど低いが目標値に近い一定濃度を安定的に保持し、動物に曝露することができた。また対照群チャンバー内濃度は 0.0020 ± 0.0013 ppm (3.75 ± 2.19 $\mu\text{g}/\text{m}^3$ 、平均値 \pm 標準偏差)、室内濃度は 0.0040 ± 0.0024 ppm (6.83 ± 4.49 $\mu\text{g}/\text{m}^3$ 、平均値 \pm 標

準偏差)と低濃度群の 0.028 ppm と比し低い濃度であり、一般環境大気濃度 0.23~7.9 $\mu\text{g}/\text{m}^3$ (平均値 2.5 $\mu\text{g}/\text{m}^3$) (環境省、2003)と動物室内は同等であり、一般家庭の室内空気中で検出される平均濃度 17 ppb (国土交通省、2003) を下回り、実験に影響はないものと考えられた。

C-1-2-B: 吸入チャンバー内のアセトアルデヒドの濃度測定

目標吸入曝露濃度 0.03、0.10 及び 0.30 ppm で、2 時間の曝露を行い、被験物質の捕集方法および捕集管の前処理及び分析条件を検討した。なお、捕集管への採気時間は、曝露全時間にわたる 2 時間とした。

具体的には、2 時間の曝露運転で目標吸入曝露濃度 0.03、0.10 及び 0.30 ppm の吸入チャンバーの平均値 \pm 標準偏差がそれぞれ 0.0306 ± 0.0010 ppm (目標濃度に対し 102.0%)、 0.102 ± 0.002 ppm (目標濃度に対し 102.0%) 及び 0.303 ± 0.004 ppm (目標濃度に対し 101.0%) になり、各濃度群とも目標濃度に近似した値が得られた(図 6B)。

従って、アセトアルデヒドの室内濃度指針値である 0.03 ppm を考慮した 0.03、0.10 および 0.30 ppm を目標曝露濃度とした吸入曝露が達成できた。

C-2: ホルムアルデヒド 22 時間/日 \times 7 日間反復吸入曝露実験の場合:

この部分は、国立医薬品食品衛生研究所・毒性部において実施した。

情動認知行動解析のための、幼若期曝露方法の再検討に向けた離乳後(4 週齢)の個別飼育による反復曝露する場合と、IL-1 の経時的な血中濃度測定のための成熟期マウスを対象とした反復曝露をする場合の 2 種類の実験を実施した。

先行研究での検討結果を踏まえて、発生流量を 1.0 L/分とし、供給流量はチャンバー内のホルムアルデヒド濃度測定結果を考慮しつつ調整し、目標濃度 1.0 ppm に対して 4.6~4.8 L/分とし、一次希釈流量 10 L/分及びチャンバー換気流量

650 L/分で希釈し暴露した。目標吸入暴露濃度 1.0 ppmの吸入チャンバーの実測値(以下、平均値±標準偏差、最小～最大値)は、離乳後(4週齢)の個別飼いによる暴露の場合は、 1.18 ± 0.08 ppm (1.01～1.29 ppm)、IL-1 の経時的な血中濃度測定のために暴露した場合は、 0.98 ± 0.07 ppm (0.89～1.08 ppm)と、目標濃度に対しそれぞれ118.4%、97.5%となり、ほぼ目標濃度が得られた。従って、加熱バブリング法によって、ホルムアルデヒドの室内濃度指針値である0.08 ppmを考慮した1.0 ppmを目標暴露濃度とした吸入暴露が達成できた(図6C)。また対照群チャンバー内にホルムアルデヒドは検出されなかった。

・(環境省、2003)

環境省環境保健部環境安全課「平成 14 年度地方公共団体等における有害大気汚染物質のモニタリング調査結果(表7)」(2003)
http://www.env.go.jp/air/osen/monitoring/mon_h14/hyo_07.html

・(国土交通省、2003)

国土交通省住宅局住宅生産課「平成 14 年度室内空气中の化学物質の実態調査の結果について(2003)
http://www.ml.it.go.jp/kisha/kisha03/07/071219_.html

C-3: IL-1 の経時的な血中濃度測定

S Hレベルの吸入暴露期間中の、IEGの転写を調節し得る候補分子であるIL-1 の血液中濃度測定を検討する為に、ホルムアルデヒドについて極低濃度下(0, 1 ppm)、22時間/日×7日間反復暴露(2用量、8群、各群4匹)の際に、経時的(4時点)に心臓採血により得た血清について、ELISA法による測定したところ、対照群、暴露群共に全てのサンプルについて、現行法では検出限界(1.03 pg/mL)以下の濃度であったため、今後、より感度のよい測定法を検討する。

D. 結論

平成28年度(今年度)は、トキシコゲノミクスのための吸入暴露実験に向け、テトラデカン(指針値:0.04 ppm)についてS Hレベル(0, 0.04, 0.12及び0.40 ppm)での2時間単回吸入暴露を、アセトアルデヒド(指針値:0.03 ppm)についてS Hレベル(0, 0.03, 0.10, 0.30 ppm)での6時間/日×7日間反復暴露を実施し、また情動認知行動解析の為に吸入暴露実験に向け、ホルムアルデヒド(0, 1.0 ppm: 1.0 ppmは指針値の約10濃度)について、幼若期暴露方法の再検討に向けた離乳後(4週齢)の個別飼いによるS Hレベルでの22時間/日×7日間反復暴露を実施した。加えて、IEGの転写を調節し得る候補分子IL-1 の経時的な血中濃度測定のための、ホルムアルデヒドについてS Hレベル(0及び1 ppm)での成熟期マウスを対象とした7日間反復吸入暴露を実施した。その結果、トキシコゲノミクスのための吸入暴露実験において、テトラデカンの目標暴露濃度(0, 0.04, 0.12及び0.40 ppm)に対して、それぞれ0.040, 0.123及び0.392 ppm、アセトアルデヒドの目標暴露濃度(0.03, 0.10及び0.30 ppm)に対して、それぞれ0.031, 0.102及び0.303 ppm、他方、情動認知行動解析のための吸入暴露実験においては、ホルムアルデヒドの目標暴露濃度(1.0ppm)に対して、幼若期暴露方法の再検討に向けた離乳後(4週齢)の個別飼いによる22時間/日×7日間反復暴露では1.184 ppm、IL-1 の経時的な血中濃度測定のための22時間/日×7日間反復暴露では0.975 ppmと、それぞれほぼ目標暴露濃度にて、マウスに安定して吸入暴露することができた。

さらに、IL-1 の経時的な(4時点)血中濃度測定を実施したところ、対照群においても検出限界(1.03 pg/mL)以下であったため、今後、より高感度な測定を検討予定である。

E. 健康危機情報

なし

F. 研究発表

1. 論文発表

Furukawa Y, Tanemura K, Igarashi K, deta-Otsuka M, Aisaki K, Kitajima S, Kitagawa M, Kanno J. Learning and memory deficits in male adult mice treated with a benzodiazepine sleep-inducing drug during the juvenile period. Front Neurosci 10: 339- ,2016.

2. 学会発表

Satoshi Kitajima, Ken-ichi Aisaki, Jun Kanno, Lung Percellome Project: Profile analysis of Sick-Building-Syndrome level inhalation and oral exposure data for prediction of lung toxicity.

第 43 回日本毒性学会学術年会(2016.6.29)

Satoshi Kitajima, Ken-ichi Aisaki, Jun Kanno, Percellome Project on Sick-Building-Syndrome level inhalation for the prediction of lung and brain involvement. 14th International Congress of Toxicology 2016 (ICT 2016) (2016.10.3), Merida, Mexico

菅野 純、相崎 健一、北嶋 聡

Percellome Project の進捗 - 単回および新型反復曝露の比較による予測性向上 -

第 43 回日本毒性学会学術年会(2016.7.1)

Jun Kanno, Satoshi Kitajima, Ken-Ichi Aisaki, Percellome Toxicogenomics of Newly Designed Repeated Dose Study.

The 52nd Congress of EUROTOX (EUROTOX2016) (2016.9.6), Seville, Spain.

種村 健太郎、古川 佑介、北嶋 聡、菅野 純

キシレンの経気道吸入曝露によるマウス行動影響解析

第 43 回日本毒性学会学術年会(2016.6.30)

種村 健太郎、古川 佑介、北嶋 聡、菅野 純

キシレン吸入曝露によるマウスへの中枢機能影響解析

G. 知的財産所有権の出願・登録状況

1. 特許取得

なし

2. 実用新案登録

なし

3. その他

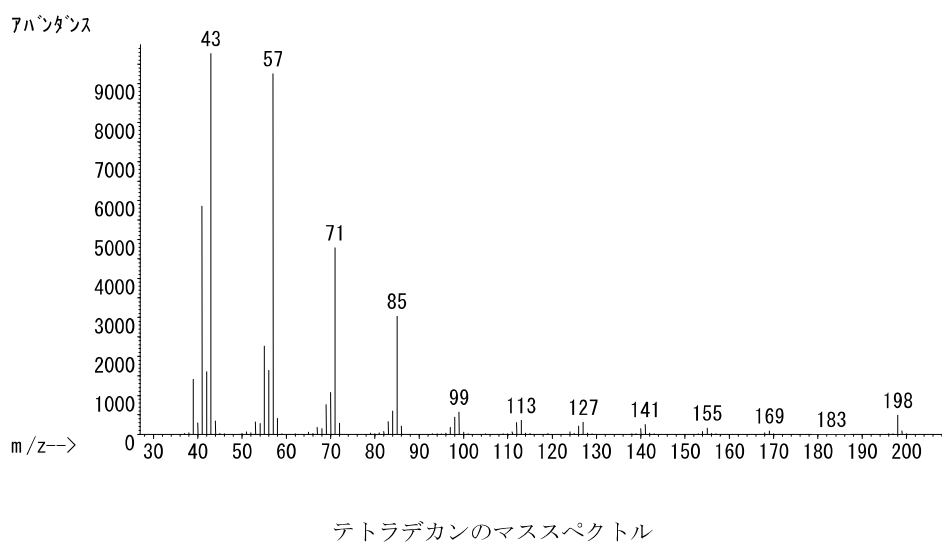
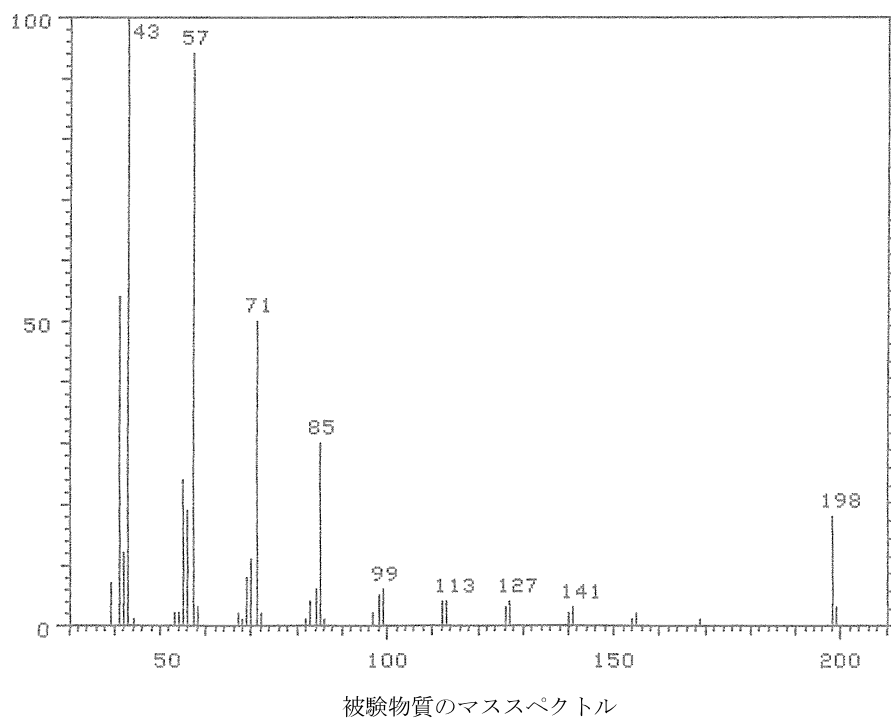
なし

表 1 吸入チャンバー内のテトラデカンの被験物質濃度（2時間/日、単回暴露）

	単位：ppm			
	対照群	0.04 ppm群	0.12 ppm群	0.40 ppm群
平均濃度	0	0.0395	0.123	0.392
標準偏差	0	0.0008	0.004	0.014

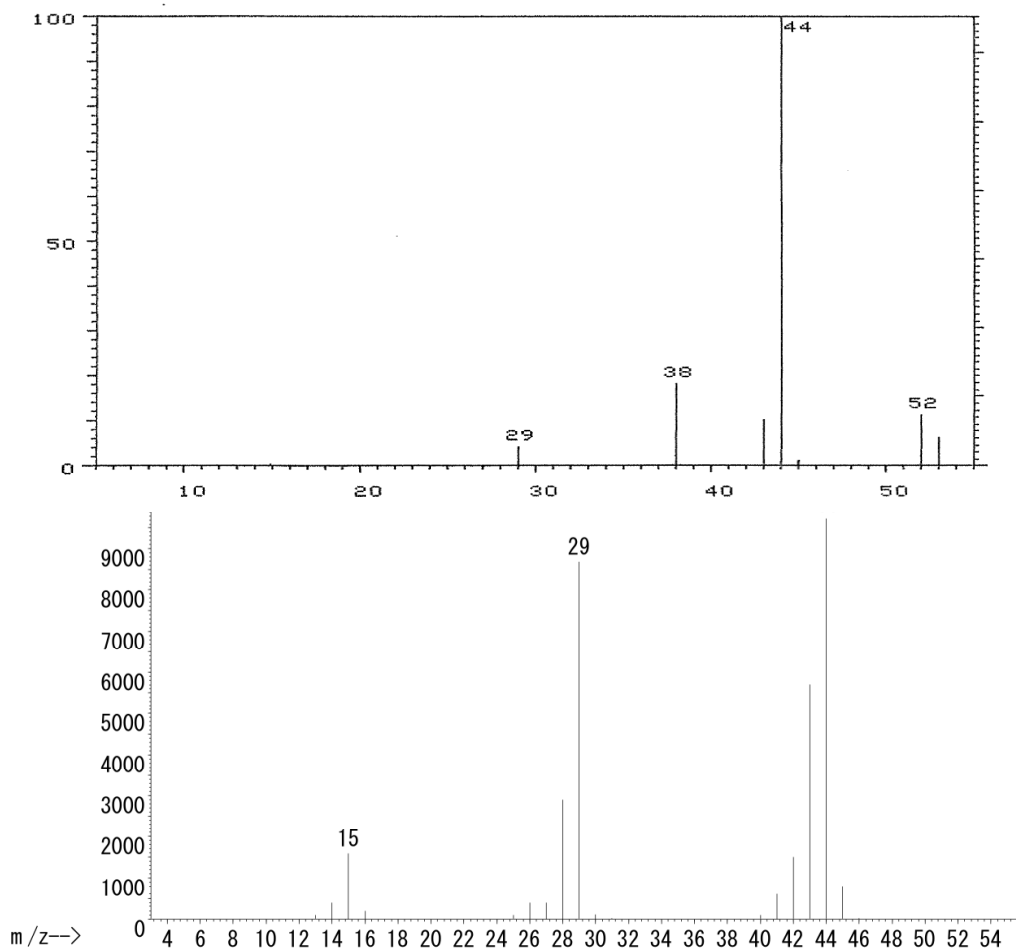
表 2 吸入チャンバー内のアセトアルデヒド濃度（6時間暴露）

	単位：ppm			
	対照群	0.03 ppm群	0.10 ppm群	0.30 ppm群
7月5日午後0時から午後6時	0	0.0318	0.107	0.309
7月6日午後0時から午後6時	0	0.0315	0.104	0.305
7月7日午後0時から午後6時	0	0.0309	0.102	0.304
7月8日午後0時から午後6時	0	0.0306	0.102	0.303
7月9日午後0時から午後6時	0	0.0290	0.100	0.299
7月10日午後0時から午後6時	0	0.0296	0.101	0.300
7月11日午後0時から午後6時	0	0.0305	0.101	0.298
平均濃度	0	0.0306	0.102	0.303
標準偏差	0	0.001	0.002	0.004



McLafferty FW, ed. 1994. Wiley Registry of Mass Spectral Data.
6th ed. New York, NY:John Wiley and Sons.

図1 テトラデカンのマススペクトル



アセトアルデヒドのマスペクトル
 McLafferty FW, ed. 1994. Wiley Registry of Mass Spectral Data.
 6th ed. New York, NY:John Wiley and Sons.

図2 アセトアルデヒドのマスペクトル

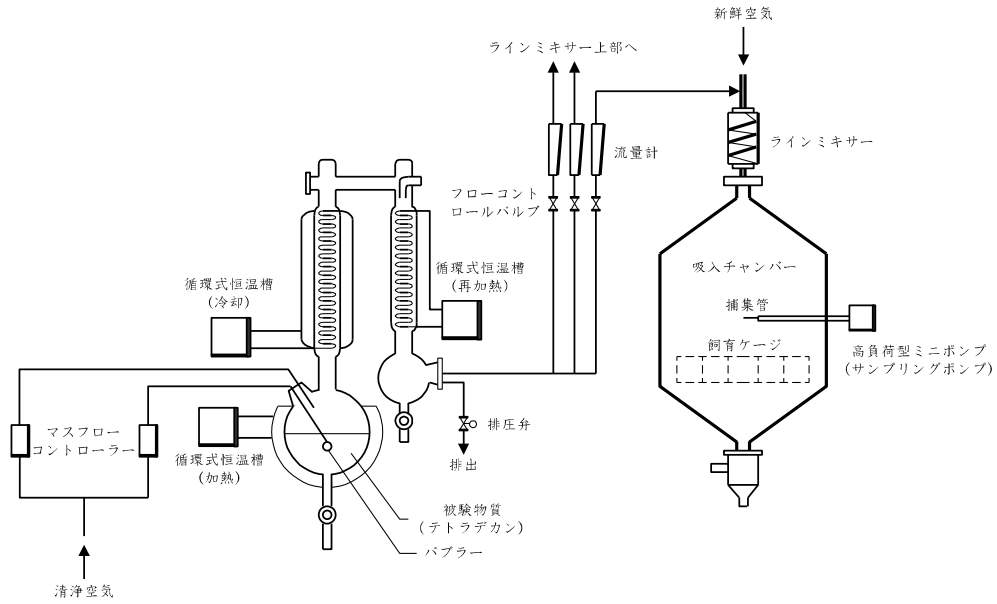


図3 吸入暴露装置のシステム(テトラデカン)

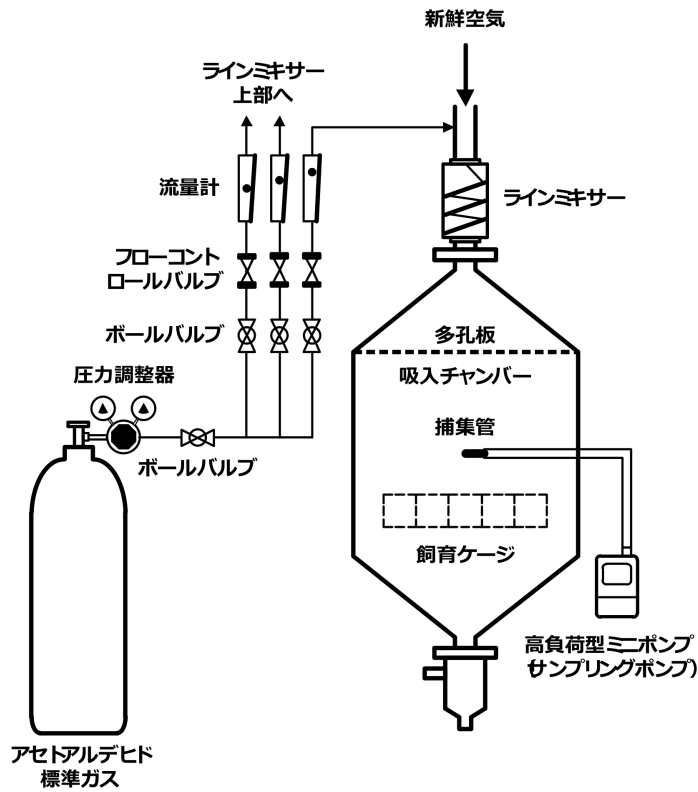


図4 吸入暴露装置のシステム(アセトアルデヒド)



Photo 1 3m³横層流大型チャンバー及びその発生装置(柴田科学)



Photo 2 チャンバー内空気攪拌用サーキュレーター(ボルネード)、及び暴露ケージ(柴田科学)を載せた架台



Photo 3 マウスを暴露ケージ(柴田科学)に収容した状態



Photo 4 トレイ上にパルプ製床敷(パルマス μ)を敷き、暴露ケージに密着させ、金網ケージ内にも床敷を敷いた状態。



Photo 5 捕集管採気用ポンプ MP -30、(柴田科学)



図5. ホルムアルデヒドの発生装置

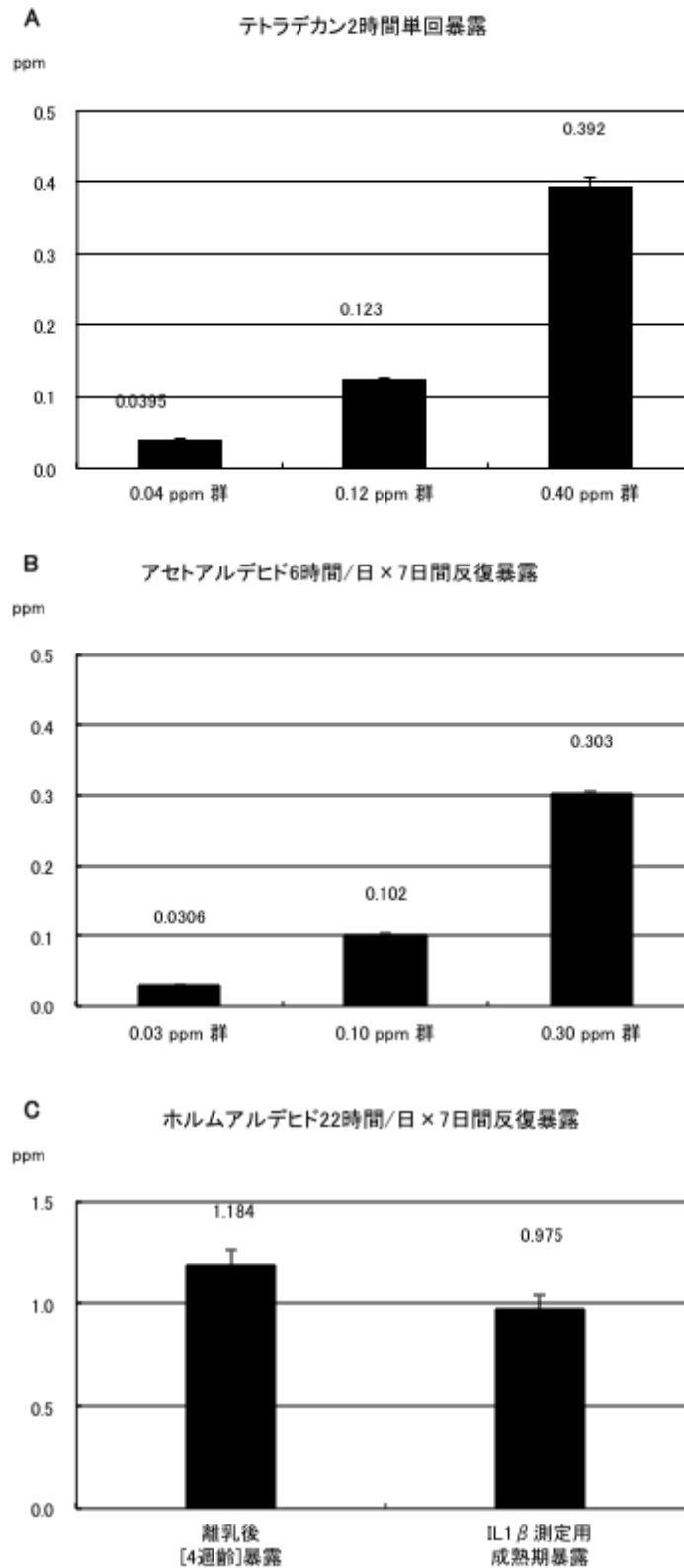


図6 テトラデカン、アセトアルデヒド及びホルムアルデヒド暴露濃度の測定結果
 A: テトラデカン2時間単回暴露の場合、B: アセトアルデヒド6時間/日×7日間反復暴露の場合、C: ホルムアルデヒド22時間/日×7日間反復暴露の場合(平均値±標準偏差)。平均値をグラフ中に記載した。

厚生労働科学研究補助金（化学物質リスク研究事業、H26-化学-一般-001）
平成26年度～28年度 総合研究報告書（研究分担者）研究報告書

「人への外挿にかかわる臨床的解析、

及びヒト気道上皮細胞系による毒性応答メカニズムの研究」

研究分担者 慶長直人（公財）結核予防会 結核研究所 生体防御部 部長

研究協力者 松下育美、土方美奈子 同部

研究要旨 化学物質が気道を通じて吸入される場合、低濃度でも人体に有害な影響を与えることが知られているが、どのような機構が背景にあるかは十分に明らかにされていない。シックハウス症候群について、ヒトの細胞モデル系を構築することは、そのメカニズムを知る上で重要な研究方法の一つと考えられる。ヒトの肺は常に外界の吸入粉塵や微生物に曝されており、そこに吸入化学物質が加わった場合、相乗的に気道系の炎症が惹起される可能性があり、我々はこれまでヒト気道上皮細胞株を用いて炎症応答に対するホルムアルデヒド添加による *in vitro* での影響を中心に検討してきた。平成26年度は、ヒト気道上皮細胞株（BEAS2B細胞）を用いた *in vitro* の炎症応答検出系により、パラジクロロベンゼン、ダイアジノン、スチレン、テトラデカン、フェノブカルブの5種のシックハウス関連化学物質の複合的な作用が見られるか否かを *in vitro* 解析系により検討した。平成27年度、これまで指標としてきた炎症応答関連のサイトカインに加え、実験動物による吸入毒性試験において遺伝子発現の変動が見られた因子(DUSP1)について、複合効果の有無を検討した。また、同様の実験動物による吸入毒性試験において、吸入暴露後の情動認知行動の異常が認められたキシレンについては、動物モデルで有意な遺伝子発現変化が報告された IL-1 β の変動についても検討した。その結果、IL-1 β の発現量については、キシレンを高濃度添加した場合に、BEAS細胞モデルで、IL-1 β mRNA の発現が上昇し、動物モデルと同方向の発現増強傾向が認められた。DUSP1 の発現については、動物実験系では抑制の傾向が報告されているが、細胞モデルでは、むしろ高濃度の化学物質による増強効果が認められたものの、動物モデルでも細胞モデルでも、化学物質曝露により変動しやすい炎症関連マーカーとして、IL-1 β と DUSP1 は注目される。平成28年度は、これまでヒト気道上皮系の細胞株として用いてきた BEAS2B細胞より、さらに好中球性の炎症応答が正常細胞に近いといわれる HBE1細胞による実験系の構築を検討した。新規 *in vitro* 実験系を用いて、化学物質として、ホルムアルデヒドの影響を検討した結果、毒性化学物質単独では高濃度で刺激しても IL-8 mRNA の上昇は認められなかったが、poly I:C 刺激後は、IL-8 の濃度依存的な産生増強傾向が認められた。これまでの検討から、化学物質の種類により、シックハウス症候群における炎症応答・発症機序が異なっていることが推測され、また、多種多様なメカニズムを解析する為には、化学物質ごとに増強減弱する遺伝子発現マーカーを検索する必要がある。BEAS2B と HBE1 の二つの実験系を用いて、これらマーカーの相乗的炎症関連遺伝子発現誘導に関わるシグナル伝達経路や転写メカニズムを解明していくことで、より結果の信頼性が高まるものと期待される。

A. 研究目的

気道の細菌叢が最近注目されており、従来、無菌と考えられていた下気道からも、

16S rRNA 解析により、微生物の存在が注目されている。それら免疫/炎症応答を惹起する際に、環境中に存在する因子

(タバコや大気汚染物質、アレルギーなども含まれる)と相互作用を起こして、応答を修飾するものと考えられる。他臓器の微生物叢もこの応答性に与ることが最近明らかになりつつあり、低濃度の化学物質は、それ自体では生体に大きな影響を与えないが、微生物叢の変化などによっては、炎症の増強などの有害な効果をもたらす可能性が推察される。実際に、ヒトの肺は常に、外界の吸入粉塵や微生物に常に曝されており、吸入化学物質が加わった場合、相乗的に気道系の炎症が誘発される可能性がある。

環境中の微量な化学物質に反応して精神や身体の不調を引き起こす「シックハウス症候群」に関連して指針に定められている13種の化学物質のうち、我々はこれまでホルムアルデヒドを中心に検討を重ねてきた。気道上皮細胞の炎症応答に及ぼす影響を検討するため、ヒト気道上皮細胞株 BEAS2B を用いて、日常的な経気道性のウイルス曝露などを念頭に置いた poly I:C の低濃度刺激下での炎症応答に対する化学物質添加による *in vitro* での影響を定量 RT-PCR で検出する系を確立してきた。ホルムアルデヒドではさらに、培養上清中のサイトカイン、ケモカイン類を測定し、さらにシグナル伝達に関するタンパクのリン酸化について検討を行ない、poly I:C による IL-8 遺伝子発現がそれら3つの主要なシグナル伝達系に依存していること、特に JNK 系が IL-8 遺伝子増強効果に関わっている可能性を示してきた。

これまで確立したヒト気道上皮細胞系による poly I:C の低濃度刺激下での化学物質添加による炎症応答への影響を検討する *in vitro* 実験系において、シックハウス症候群関連13化学物質のうち、ホルムアルデヒド以外には、キシレン、クロルピリホス、トルエン、アセトアルデヒド、

4種類の化学物質の影響についても検討してきた。

本研究班の3年間のうち、平成26年度は、さらにパラジクロロベンゼン、ダイアジノン、スチレン、テトラデカン、フェノカルブの5種類の化学物質について検討、IL-8 以外に分泌される生理活性物質についても多項目、同時定量を行い、poly I:C とホルムアルデヒドの複合効果について検討した。

平成27年度、吸入曝露動物モデルとヒト気道上皮細胞株を用いた細胞モデルにおける炎症関連遺伝子発現の比較検討をはじめた。これまで指標としてきた炎症応答関連のサイトカインに加え、実験動物による吸入毒性試験において遺伝子発現の変動が見られた因子(DUSP1)について、複合効果の有無を検討した。また、同様の実験動物による吸入毒性試験において、吸入曝露後の情動認知行動の異常が認められたキシレンについては、動物モデルで有意な遺伝子発現変化が報告された IL-1 β の変動についても検討した。

平成28年度は、これまでヒト気道上皮系の細胞株として用いてきた BEAS2B 細胞より、さらに好中球性炎症応答が正常細胞に近いといわれる HBE1 細胞による実験系を構築、新規 *in vitro* 実験系を用いた poly I:C と化学物質との複合効果について検討した。

B. 研究方法

B. 研究方法

「刺激物質」

外来性吸入粉塵や微生物を代表する物質として、自然免疫系が病原体(特にウイルス)を認識する際のレセプターの agonist として知られる Poly I:C (Sigma-Aldrich : P9582) を選択した。

「化学物質」

シックハウス症候群関連13化学物質の

うち平成26年度はパラジクロロベンゼン(和光純薬工業:047-01315)、ダイアジノン(和光純薬工業:040-31891)、スチレン(和光純薬工業:191-08206)、テトラデカン(和光純薬工業:207-10705)、フェノバルブ(Sigma-Aldrich:45488)、平成27年度は、DUSP-1の遺伝子発現の変化を観察する目的には、パラジクロロベンゼン(和光純薬工業:047-01315)、キシレン(和光純薬工業:244-00081)、クロルピリホス(Tronto Research Chemicals社(株):C425300)、アセトアルデヒド(和光純薬工業:015-09576)、トルエン(和光純薬工業:204-01866)、ホルムアルデヒド(Polysciences Inc.: Cat No. 18814)の6種の化学物質を用いた。生理活性物質の測定には、キシレンおよびダイアジノン(和光純薬工業:040-31891)を用いた。平成28年度はシックハウス症候群関連13化学物質のうち、これまでの検討から、ホルムアルデヒド(Polysciences Inc.: Cat No. 18814)を用いて検討を行った。

「細胞」

これまでの検討から、ヒト気道上皮細胞株の中で最も正常の細胞に近い応答性を維持している安定した株化細胞として、BEAS2B及び、ヒト気道上皮細胞株の中でも正常細胞に近い応答性を維持しており、特にIL-17を発現する株化細胞として、HBE1細胞を用いた。

「HBE1細胞の培養条件の検討」

(1) 培地の検討

従来、HBE1細胞を培養する際に用いられた培地 D-medium (最終濃度 10ng/ml Epidermal Growth Factor(Upstate Biotechnology:Cat#01-407)、4µg/ml Insulin(Sigma: I-6634)、5µg/ml Transferrin(Sigma: T-8158)、0.1µM Dexamethasone(Sigma: D-1756)、20ng/ml Cholera Toxin(WAKO: 030-20621)、40µg/ml

下垂体エキス(極東:20200)、15mMHEPES(Sigma: H0887)、25mg/ml Plasmocine(Invivogen: #ant-mpt)含有のDMEM/F12(Sigma: D8062)と、これまでの実験でヒト気道上皮細胞株 BEAS2B(ATCC:CRL-9609)を培養する際に使用していた気管支上皮細胞用増殖培地 BEGM(三光純薬:CC-3170)を比較検討した。

(2) 培養容器

25 cm² コラーゲンコートフラスコ(IWAKI:4100-010)若しくは、コラーゲンコートなしの通常の細胞培養フラスコ(Falcon:35-3108)を用いた。

「培養および刺激」

HBE1細胞株を25 cm²フラスコで培養し(5×10⁵ cells/flask)、90% confluentで、poly I:C(1, 10 µg/ml)で24時間刺激後、各化学物質を段階希釈して各々数段階の濃度で3時間添加した後、細胞を回収、total RNAを抽出した。

「遺伝子発現解析のRT-PCR」

細胞からRNAを抽出し、定量的RT-PCRを実施した。発現遺伝子IL-8、IL-1などのmRNA発現レベルを測定した。

1 µgのtotal RNAをrandom primerを用いて逆転写反応を行い、反応液量の1/20を1 PCR反応に供し、IL8などmRNA発現レベルをTaqMan Gene Expression Assayを用いた定量的RT/PCRで測定した。内在性コントロールにはHuman GAPDHを用い、 $\Delta\Delta Ct$ 法で非刺激細胞での発現を1としたときの各細胞での相対発現量を算出した。

「生理活性物質の測定」

poly I:Cとキシレンの複合効果については、培養上清に分泌される生理活性物質を、Bio-Plex サスペンションアレイシステム(Bio-Rad:Bio-Plex200)を用いた。対象は、27種類のサイトカイン等の生理活性物質(IL-1 β , IL-1ra, IL-2, IL-4, IL-5,

IL-6, IL-7, IL-8, IL-9, IL-10, IL-12(p70), IL-13, IL-15, IL-17, Eotaxin, FGF-2, G-CSF, GM-CSF, IFN- γ , IP-10, MCP-1, MIP-1 α , MIP-1 β , PDGF-BB, RANTES, TNF- α , VEGF) を選択、同時測定した (27-plex Group、Bio-Rad: M50-OKCAFOY)。

(倫理面への配慮)

個人に由来するヒト検体を用いておらず、公に入手される細胞株のみを用いている。

C. 研究結果

「新規選択した化学物質と poly I:C の IL-8 遺伝子及び IL-1 発現への影響」

平成 26 年度は化学物質として、A: パラジクロロベンゼン (10, 100, 1000 μ M)、B: ダイアジノン (9.84, 98.4, 984 μ M)、C: スチレン (10, 100, 1000 μ M)、D: テトラデカン (10, 100, 1000 μ M)、E: フェノブカルブ (10, 100, 1000 μ M) を選択し、BEAS2B 細胞株を poly I:C (10 μ g/ml) で 24 時間刺激後、各種化学物質を 3 時間添加することにより、IL-8 mRNA の定量を実施し、同様な効果が認められるか否か、検討した。

初めに poly I:C 刺激を加えない化学物質単独でも、各物質の高濃度では、IL-8 mRNA の上昇が認められたが、低濃度では明らかな効果が認められなかった。poly I:C 刺激後も、テトラデカンを除き、それぞれの化学物質の高濃度では、同様な傾向が認められたが、低濃度では、濃度依存的な増強効果は認められなかった (図 1A, B, C, D, E)。

図 1 A

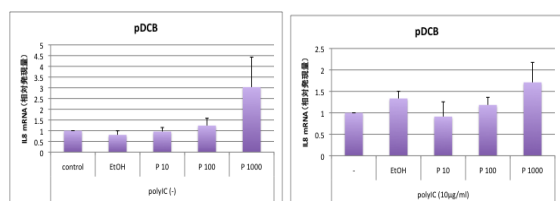


図 1 B

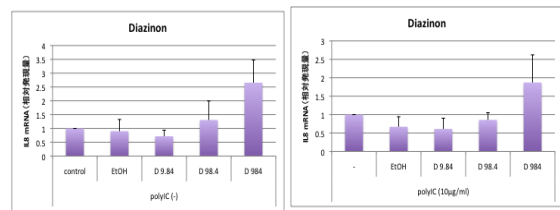


図 1 C

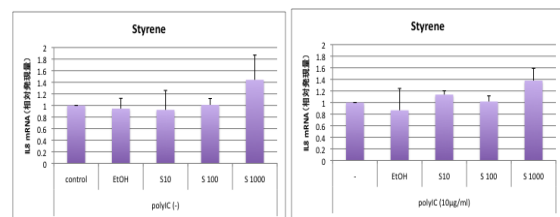


図 1 D

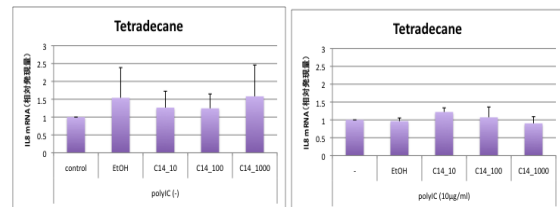


図 1 E

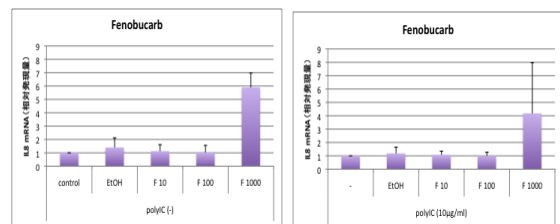


図 1 Poly I:C (10 μ g/ml) 非存在 (左) 存在 (右) 24 時間後、(A) パラジクロロベンゼン、(B) ダイアジノン、(C) スチレン、(D) テトラデカン、(E) フェノブカルブ添加して、3 時間後の IL-8 の遺伝子発現量について、化学物質無添加を 1 としたときの相対発現レベル (3 回の実験の平均と \pm 標準偏差) を表示した。

次に、動物モデルの肺において遺伝子発現の差異が認められた IL-1 β についても mRNA 発現量を指標にして、微生物関連物質 (polyI:C) と各種化学物質との複合効果が見られるか否かを確認した。polyI:C 刺激に関わらず、高濃度のパラジクロロベンゼンを添加した場合には、IL-1 β mRNA の発現が上昇した (図 2)。

図 2A

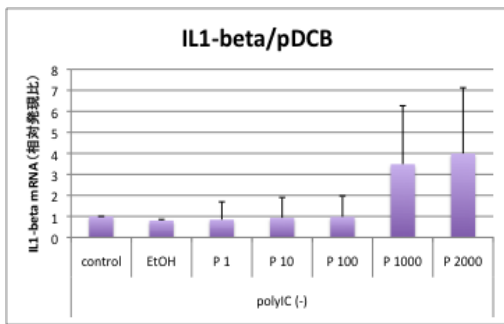


図 2B

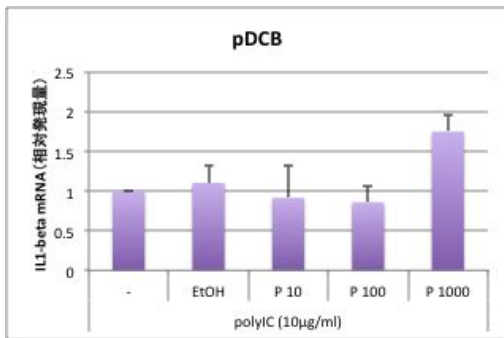


図 2 (A) Poly I:C 非存在、(B) Poly I:C (10 μ g/ml) 存在下 24 時間、パラジクロロベンゼン添加後 3 時間の IL-1 β の遺伝子発現レベル

「生理活性物質の測定」

微生物関連物質 (polyI:C) と化学物質との複合効果が気道上皮細胞より分泌されるサイトカイン、ケモカインなどのタンパクレベルにおいても見られるか否か、培養上

清中の生理活性物質の同時定量を始めた。今回、刺激に用いた化学物質は、平成 25 年度に検討を行ったキシレン、クロロピリホス、トルエン、アセトアルデヒドの内、微生物関連物質 poly I:C 曝露により、ホルムアルデヒド以外で、IL-8 の遺伝子発現増強効果の認められたクロロピリホスと、平成 26 年度に検討を行った IL-1 β の遺伝子発現の上昇を含めて、効果の見られたパラジクロロベンゼンを選択した。poly I:C 曝露により IL-8 や IL-1 β 以外の多数のサイトカイン・ケモカイン類が誘導されたが、化学物質として poly I:C にクロロピリホスを加えた場合には、poly I:C 単独に比べて、多種類の免疫細胞に作用するケモカインである IP-10 の、明らかな産生増強効果が認められた (図 3A)。一方、パラジクロロベンゼンを添加した場合、poly I:C 曝露単独に比べて、明らかな産生増強効果は認められなかった。

同様のパターンが、好酸球性炎症に關与するケモカインとして知られる RANTES においても認められた (図 3B)。

図 3A

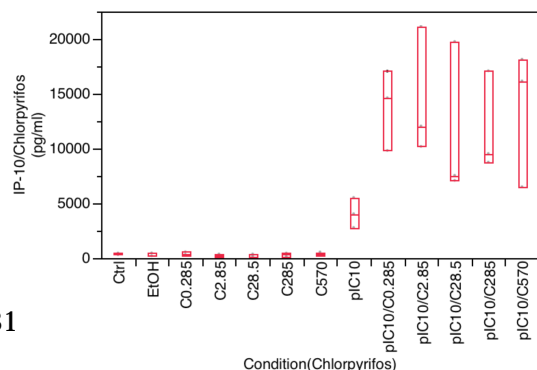
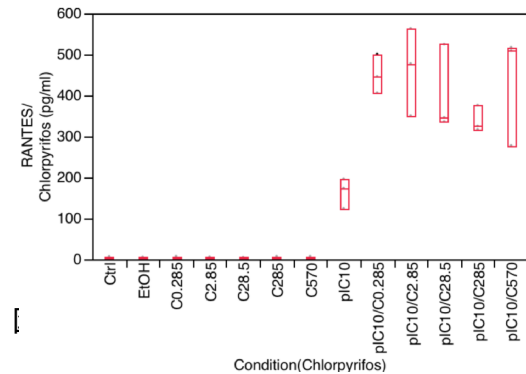


図3 Poly I:C (10 µg/ml) 非存在(左) 存在(右) 24時間後、クロロピリホス添加3時間後の培養上清中のIP-10量(A)、及びRANTES量(B)

「吸入曝露動物モデルとヒト気道上皮細胞株を用いた細胞モデルにおける炎症関連遺伝子発現の比較検討」

吸入曝露動物モデルにより得られた遺伝子発現量に有意な変化が見られたDUSP1について、その遺伝子発現様式を、ヒト気道上皮細胞株を用いた細胞モデルにおいて検討した。すなわち、DUSP1のmRNA発現量を指標にして、微生物関連物質 (polyI:C) と各種化学物質との複合効果が見られるか否かを観察した。化学物質としては、動物モデルで使用された A: パラジクロロベンゼン (100, 1000, 2000 µM)、B: キシレン (10, 100, 1000 µM)、C: ホルムアルデヒド (1, 10, 100 µM)、D: クロロピリホス (28.5, 285, 570 µM)、E: アセトアルデヒド (50, 500, 5000 µM)、F: トルエン (10, 100, 1000 µM) を選択し、BEAS2B細胞株を poly I:C (10 µg/ml) で24時間刺激後、各種化学物質を3時間添加することにより、DUSP1 mRNAの定量を実施した。

その結果、パラジクロロベンゼン、クロロピリホス、アセトアルデヒドでは、DUSP1の産生増強傾向が認められた。キシレンにおいては、この傾向は弱く、ホルムアルデヒドにおいても、DUSP1の発現増強効果は弱かった。トルエンにおいては、DUSP1の発現増強傾向は認められなかった。(図4A, B, C, D, E, F)

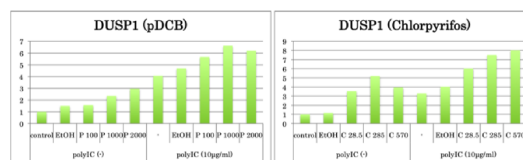


図4A

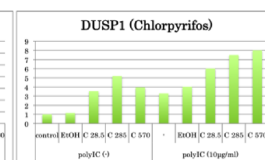


図4B

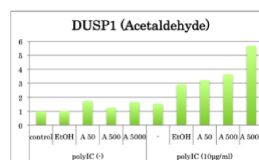


図4C

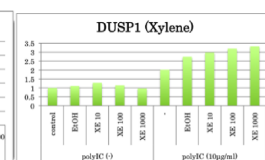


図4D

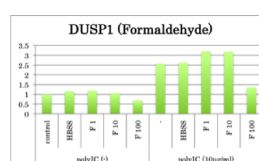


図4E

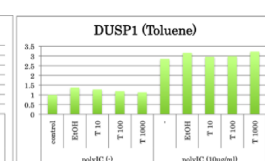


図4F

図4 Poly I:C (10 µg/ml)存在下24時間後、A: パラジクロロベンゼン、B: クロロピリホス、C: アセトアルデヒド、D: キシレン、E: ホルムアルデヒド、F: トルエンを添加して、3時間後のDUSP1の遺伝子発現量について、化学物質無添加を1としたときの相対発現レベルを表示した。

動物モデルで吸入曝露後の情動認知行動の異常が認められたキシレン及び、IL-8の発現増強効果が微弱ながら認められているダイアジノンについて、ヒト気道上皮細胞株を用いる *in vitro* の解析系にて、微生物関連物質 (polyI:C) と化学物質との複合効果がインターロイキン8の産生以外にも見られるかどうか、気道上皮細胞より分泌される多数の生理活性物質の同時定量を行なった。

その結果、poly I:C曝露によりヒト気道上皮細胞株からは、IL-8やIL-1β以外の多数のサイトカイン・ケモカイン類が誘導されたが、化学物質としてpoly I:Cにキシレン

を加えた場合には、poly I:C 単独に比べて、炎症性疾患において単球および T 細胞の組織浸潤に關与するとされる MCP-1、及び好酸球性炎症に關与するケモカインとして知られる RANTES の産生増強効果が微弱ではあるが認められた (図 5A、B)。一方、ダイアジノンを添加した場合、poly I:C 曝露単独に比べて、明らかな産生増強効果は認められなかった。

図 5A

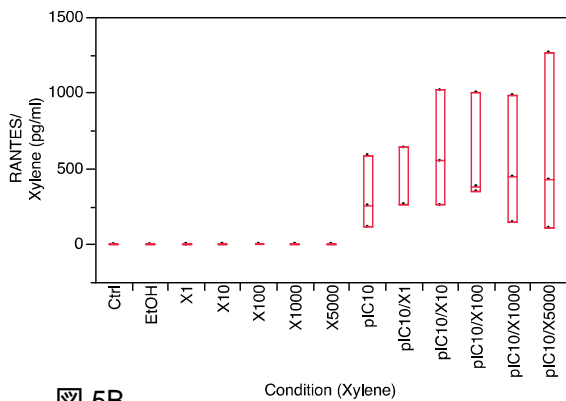
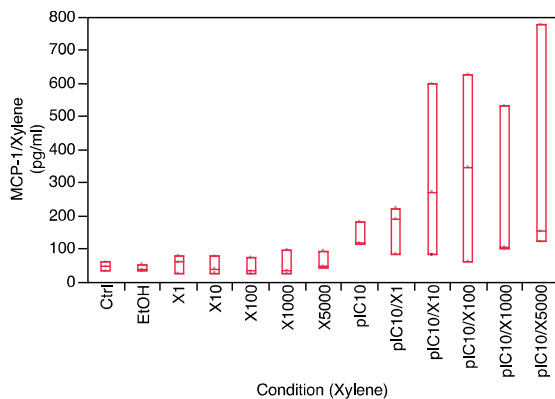


図 5B

図 5 Poly I:C (10 μ g/ml) 非存在 (左) 存在 (右) 24 時間後、キシレン添加 3 時間後の培養上清中の (A) MCP-1 (B) RANTES 量

また、吸入曝露動物モデルにより遺伝子発現の有意な差異が認められたことより昨年度測定対象とした IL-1 β の発現量については、タンパクレベルでは差がみら

れなかったが、mRNA については、キシレン、ダイアジノンどちらの場合も polyI:C 刺激に関わらず、高濃度添加した場合には、IL1- β mRNA の発現が上昇した (図 6A、B)

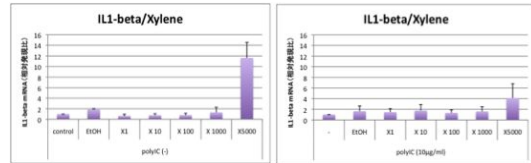


図 6A

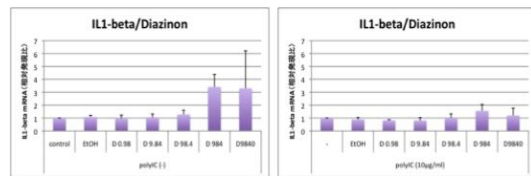


図 6B

図 6 Poly I:C (10 μ g/ml) 非存在 (左) 存在 (右) 24 時間後、(A) キシレン、(B) ダイアジノン添加後 3 時間の IL-1 β の遺伝子発現レベル

DUSP1 についても、キシレン、ダイアジノンどちらの場合も、高濃度添加した場合には、DUSP1 mRNA の発現が上昇した (図 7A、B)。

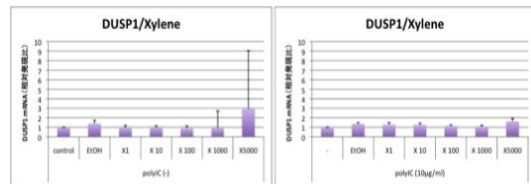


図 7A

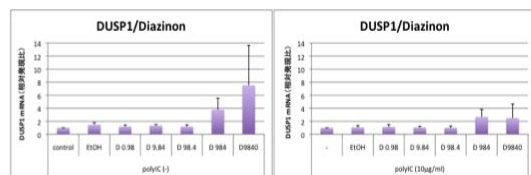


図 7B

図 7 Poly I:C (10 µg/ml) 非存在 (左) 存在 (右) 24 時間後、(A) キシレン、(B) ダイアジノン添加後 3 時間の DUSP1 の遺伝子発現レベル

「HBE1 細胞を用いた新規実験系におけるホルムアルデヒドと poly I:C の免疫炎症関連遺伝子発現への影響」

培養条件は、検討の結果、BEGM 培地でコーゲンコート of フラスコで培養した場合が細胞の増殖率及び細胞の形態としては、適正であると考えられた (図 8) 以降の実験では、この培養条件で行った。

図 8

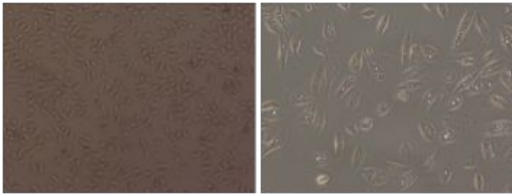


図 8 培養 4 日目、A: BEGM/コーゲンコート、B: D-medium/コーゲンコート、C: BEGM/コーゲンコートなし、D: D-medium/コーゲンコートなし

化学物質の検討には、ホルムアルデヒド添加による複合効果がこれまで明らかな IL-8 及び動物モデルで有意な遺伝子発現変化が報告された IL-1β を指標に、検討を行った。その結果、BEAS2B 細胞株を用いた時と同様、poly I:C (10 µg/ml) で 24 時間刺激後、ホルムアルデヒド (0.01-100 µM) を 3 時間添加することにより、IL-8 の発現量がやや増強し、高濃度 (100 µM) では、やや低下する傾向が認められた。IL-1β mRNA については、値がばらつき、

はっきりした傾向が認められなかった (図 9A, B)。

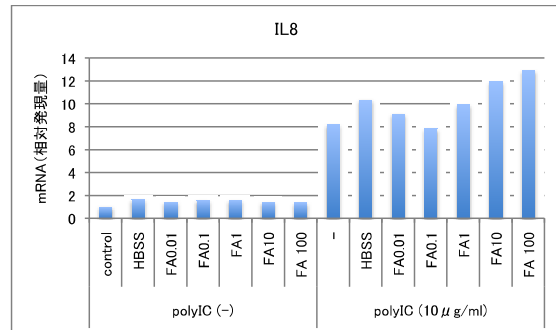


図 9A

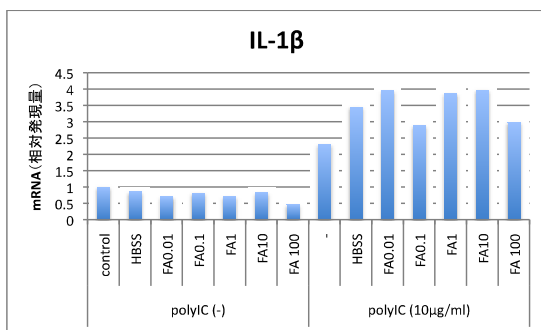
図 9B

図 9 Poly I:C (10 µg/ml) 存在下 24 時間、ホルムアルデヒド (0.01 µM, 0.1 µM, 1 µM, 10 µM, 100 µM) 添加後 3 時間の IL-8(A) 及び IL-1β (B) の遺伝子発現レベル

D. 考察

ヒト気道上皮細胞株 (BEAS2B 細胞) を用いた *in vitro* の炎症応答検出系により、パラジクロロベンゼン、ダイアジノン、スチレン、テトラデカン、フェノブカルブの 5 種のシックハウス関連化学物質の複合的な作用については、poly I:C 刺激を加えない化学物質単独でも、各物質の高濃度では、IL-8 mRNA の上昇が認められた。poly I:C 刺激後も、テトラデカンを除き、それぞれの化学物質の高濃度では、同様な傾向が認められたが、低濃度では、濃度依存的な増強効果は認められなかった。このように化学物質の種類により、シックハウス症候群における炎症応答・発症機序が異なっていることが推測される。多種多様なメカニズムを解析する為には、化学物質ごとに遺伝子発現マーカーを検索することが必要であると思われる。

これまで確立したヒト気道上皮細胞系による poly I:C の低濃度刺激下での化学物質添加による炎症応答への影響を検討する *in vitro* 実験系において、シックハウス症候群関連 13 化学物質のうち、9 種類の化学物質の影響を検討してきたが、吸入曝露動物モデルとヒト気道上皮細胞株を用いた細胞モデルにおける炎症関連遺伝子発現の比較検討の結果、吸入曝露動物モデルにより遺伝子発現の有意な差異が認められた IL-1 β の発現については、高濃度のパラジクロロベンゼンにおいて上昇がみられた。逆に、IL-8 遺伝子発現増強効果の見られたホルムアルデヒドでは、IL1- β mRNA の産生増強の効果は確認さ



れなかった。実験動物による吸入毒性試験において、吸入曝露後の情動認知行動の異常が認められたキシレンについても、IL-1 β の変動について検討した。キシレンを高濃度添加した場合に、BEAS2B 細胞モデルで、IL-1 β mRNA の発現が上昇し、動物モデルと同方向の発現増強傾向が認められた。

細胞内シグナル伝達系関連分子で、MAPK 活性化経路を負に調節する因子として機能する DUSP1 の発現については、動物実験系では抑制の傾向が報告されているが、細胞モデルでは、むしろ高濃度の化学物質による増強効果が認められた。

これまでの結果から、化学物質の種類により、シックハウス症候群における炎症応答・発症機序が異なっていることが推

測される。また、多種多様なメカニズムを解析する為には、化学物質ごとにマーカーを検索することが必要であると思われる。これまでヒト気道上皮系の細胞株として用いてきた BEAS2B 細胞より、さらに好中球性炎症応答が正常細胞に近いといわれる HBE1 細胞による実験系を検討した。このような *in vitro* 実験系を複数の細胞株で構築することにより、より信頼性の高い結果が得られ、炎症関連遺伝子発現誘導に関わるシグナル伝達経路や転写メカニズムなど分子レベルでの解析になるものと期待される。

E. 結論

ヒト気道上皮細胞株を用いた *in vitro* 系においては、微生物由来物質の存在により、複数の化学物質の吸入曝露による有害作用が増強される可能性を示しており、化学物質のヒトへの影響を見る際の細胞モデルとして有用と思われた。シックハウス関連化学物質の種類により、シックハウス症候群における炎症応答・発症機序が異なっていることが推測され、化学物質ごとに増強減弱する遺伝子発現マーカーを検索することが必要であった。BEAS2B と HBE1 の二つの実験系を用いて、これらマーカーの相乗的炎症関連遺伝子発現誘導に関わるシグナル伝達経路や転写メカニズムを解明していくことで、より結果の信頼性が高まるものと期待される。

動物モデルで有意な遺伝子発現について、細胞モデル、臨床との対比を行うことで、よりの確な評価系が構築されるものと思われた。

F. 研究発表

1. 論文発表

1) 書籍

1. 土方美奈子, 慶長直人. 18. 難治性気道疾患 (原発性線毛機能不全・びまん性汎細気管支炎). 内科, 2016;17:267-270.
2. 慶長直人, 土方美奈子. 抗酸菌感染症における感受性遺伝子解析. Respiratory Medical Research, 2016;4:41-45.
3. 慶長直人, 松下育美, 土方美奈子. I 結核菌の細菌学と感染・発病 5. 免疫と発病. 日本胸部臨床 2015;74:S32-S9.
4. 慶長直人, 土方美奈子, 櫻田紳策, 前田伸司. 結核研究の新しい潮流- その制圧に向けて. 医学のあゆみ 2015;253 111-6.
5. 岡慎一, 大曲貴夫, 慶長直人. 感染症研究国際ネットワーク推進プログラム(J-GRID)10年のあゆみ ベトナム拠点: エイズ、結核、そして多剤耐性菌と戦う. 最新医学 2015;70:716-24.
6. 慶長直人. 副鼻腔気管支症候群: 日本からアジアへ. Therapeutic Research, 2016;37:569-571.

2) 雑誌

1. Hijikata M, Matsushita I, Hang NT, et al. Age-dependent association of mannose-binding lectin polymorphisms with the development of pulmonary tuberculosis in Viet Nam. Hum Immunol. Aug 2014;75(8):840-846.
2. Hang NT, Matsushita I, Shimbo T, et al. Association between tuberculosis recurrence and interferon-gamma response during treatment. The Journal of infection. Jun 21 2014;69:616-626.
3. Hijikata M, Matsushita I, Hang N T L, Thuong P H, Tam D B, Maeda S, Sakurada S, Cuong V C, Lien L T, Keicho N. Influence of the polymorphism of the

DUSP14 gene on the expression of immune-related genes and development of pulmonary tuberculosis. Genes and Immunity, in press.

4. Yatagai Y, Hirota T, Sakamoto T, Yamada H, Masuko H, Kaneko Y, Iijima H, Naito T, Noguchi E, Tamari M, Kubo M, Takahashi A, Konno S, Makita H, Nishimura M, Hijikata M, Keicho N, Homma S, Taguchi Y, Azuma A, Kudoh S, Hizawa N. Variants near the HLA complex group 22 gene (HCG22) confer increased susceptibility to late onset asthma in Japanese populations. J Allergy Clin Immunol, in press.
5. Nakauchi A, Wong J H, Mahasirimongkol S, Yanai H, Yuliwulandari R, Mabuchi A, Liu X, Mushiroda T, Wattanapokayakit S, Miyagawa T, Keicho N, Tokunaga K. Identification of ITPA as a susceptibility gene to young-onset Tuberculosis on Chromosome 20. Human Genome Variation, 2016; 3:15067.
6. Matsushita I, Hang N T, Hong L T, Tam D B, Lien L T, Thuong P H, Cuong V C, Hijikata M, Kobayashi N, Sakurada S, Higuchi K, Harada N, Keicho N. Dynamics of immune parameters during the treatment of active tuberculosis showing negative interferon-gamma response at the time of diagnosis. Int J Infect Dis, 2015;40:39-44.
7. Jeong S, Patel N, Edlund C, Hartiala J, Hazelett DJ, Itakura T, Wu P-C, Avery RL, Davis JL, Flynn HW, Lalwani G, Puliafito CA, Wafapoor H, Hijikata M, Keicho N, Gao X, Argüeso P, Allayee H, Coetzee GA, Pletcher MT, Conti DV, Schwartz SG, Eaton AM, Fini ME. Identification of a Novel Mucin Gene HCG22 Associated with Steroid-Induced

Ocular Hypertension. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 2015;56:2737-48.

8. Hang NTL, Maeda S, Keicho N, Thuong PH, Endo H. Sublineages of *Mycobacterium tuberculosis* Beijing genotype strains and unfavorable outcomes of anti-tuberculosis treatment. *Tuberculosis* 2015;95:336-42.

9. Thuong PH, Tam DB, Sakurada S, Hang NT, Hijikata M, Hong LT, Ngoc PT, Anh PT, Cuong VC, Matsushita I, Lien LT, Keicho N. Circulating granulysin levels in healthcare workers and latent tuberculosis infection estimated using interferon-gamma release assays. *BMC Infect Dis*. 2016;16(1):580.

10. Nakauchi A, Wong JH, Mahasirimongkol S, Yanai H, Yuliwulandari R, Mabuchi A, Liu X, Mushiroda T, Wattanapokayakit S, Miyagawa T, Keicho N, Tokunaga K. Identification of ITPA on chromosome 20 as a susceptibility gene for young-onset tuberculosis. *Hum Genome Var*. 2016 ;3:15067.

11. Hijikata M, Matsushita I, Le Hang NT, Thuong PH, Tam DB, Maeda S, Sakurada S, Cuong VC, Lien LT, Keicho N. Influence of the polymorphism of the DUSP14 gene on the expression of immune-related genes and development of pulmonary tuberculosis. *Genes Immun*. 2016;17(4):207-12.

12. Yatagai Y, Hirota T, Sakamoto T, Yamada H, Masuko H, Kaneko Y, Iijima H, Naito T, Noguchi E, Tamari M, Kubo M, Takahashi A, Konno S, Makita H, Nishimura M, Hijikata M, Keicho N, Homma S, Taguchi Y, Azuma A, Kudoh S, Hizawa N. Variants near the HLA complex group 22

gene (HCG22) confer increased susceptibility to late-onset asthma in Japanese populations. *J Allergy Clin Immunol*. 2016;138(1):281-283.e13.

2. 学会発表 国際学会発表

1. Matsushita I, Hijikata M, Ito H, Keicho N. An in vitro model of sick building syndrome using human bronchial epithelial cells Paper presented at: 19th Congress of Asian Pacific Society of Respiriology; Nov 13-16, 2014; Bali, Indonesia.

2. Hijikata M, Matsushita I, Hang NTL, Thuong PH, Sakurada S, Cuong VC, Lien LT, Keicho N. Dual-specificity phosphatase 14 gene polymorphism in Vietnamese patients with pulmonary tuberculosis. European Respiratory Society International Congress 2015; Amsterdam, Netherlands, September 26-30, 2015

3. Hang NTL, Maeda S, Wada T, Thuong PH, Hung NV, Cuong VC, Hoang NP, Sakurada S, Hijikata M, Matsushita I, Lien LT, Keicho N. Influence of mycobacterium tuberculosis strains on recurrence of tuberculosis in Hanoi, Vietnam. European Respiratory Society International Congress 2015; Amsterdam, Netherlands, September 26 - 30, 2015

4. Hijikata M, Matsushita I, Hang NTL, Thuong PH, Tam DB, Maeda S, Sakurada S, Cuong VC, Lien LT, Keicho N. Dual-specificity phosphatase 14 gene polymorphism and protection against tuberculosis. 18th International Conference on Emerging Infectious Diseases (EID); North Bethesda, MD, January 11-15, 2016

5. Hang NTL, Maeda S, Wada T, Thuong PH, Hung NV, Cuong VC, Hoang

NP, Sakurada S, Hijikata M, Matsushita I, Lien LT, Keicho N. Subtypes of Mycobacterium tuberculosis Beijing genotype strains and recurrence of tuberculosis in Hanoi, Vietnam. 18th International Conference on Emerging Infectious Diseases (EID); North Bethesda, MD, January 11-15, 2016

6. N. Keicho. Genetic susceptibility to tuberculosis: the host and pathogen. TB Institutes Academic Forum 2016, Jeju, Korea, September 5-6, 2016

7. P. H. Thuong, N. T. L. Hang, S. Maeda, I. Matsushita, D. B. Tam, M. Hijikata, L. T. Lien and N. Keicho. Mycobacterium tuberculosis-specific interferon-gamma responses, the Beijing-lineage, and plasma adipocytokine levels in patients with active tuberculosis. 47th Union World Conference on Lung Health, Liverpool, UK, October 26-29, 2016

国内学会発表

1. 松下育美, 土方美奈子, 慶長直人. 微生物関連物質曝露によるヒト気道上皮細胞の炎症応答に化学物質が与える影響について. 第34回気道分泌研究会; 東京, 7月11日, 2015

2. 慶長直人. 基調講演4 「サイトカインおよび遺伝子制御系からの解析」. 第22回マクロライド新作用研究会, 7月17日-18日, 2015

3. Chau NQ, Dinh LC, Phuong PT, Hang NTL, Thong PM, Huyen NT, Hijikata M, Matsushita k, Keicho N. Characterization of patients with sinopulmonary disease in a Vietnamese hospital. 第55回日本呼吸器学会学術講演会; 東京, 4月17-19日, 2015

4. 慶長直人, 前田伸司, 松下育美, 櫻田紳策 and 土方美奈子. ベトナムハノイ市で検出される結核菌の特徴と再発の関連性について. 第91回日本結核病学会総会, 金沢, 5月26-27日, 2016

5. 松下育美, 土方美奈子, 吉. 崇, 野内英樹, 樋口一恵, 原田登之 and 慶長直人. 活動性結核患者のIGRA偽陰性化に関わる因子の検討. 第91回日本結核病学会総会 金沢, 5月26-27日, 2016

6. 土方美奈子, 松下育美 and 慶長直人. 次世代シーケンサーを用いた結核患者全血中マイクロRNAの網羅解析. 第91回日本結核病学会総会 金沢, 5月26-27日, 2016

7. 瀬戸真太郎, 慶長直人. 結核菌感染樹状細胞におけるオートファゴソーム形成機構. In: 第91回日本結核病学会総会: 5月26-27日 2016; 金沢; 2016

8. 前田伸司, 松下育美, 土方美奈子 and 慶長直人. ハノイ地区の結核再治療群から分離された結核菌の遺伝系統と型別. 第91回日本結核病学会総会, 金沢, 5月26-27日, 2016

G. 知的財産権の出願・登録状況

なし

厚生労働科学研究補助金（化学物質リスク研究事業、H26-化学-一般-001）
化学物質の経気道暴露による毒性評価の迅速化、定量化、高精度化に関する研究
- シックハウス症候群を考慮した不定愁訴の分子実態の把握と
情動認知行動影響を包含する新評価体系の確立-
平成 26 年度～28 年度 総合研究報告書
分担研究報告書

分担研究課題：「吸入暴露影響の脳を含む網羅的遺伝子発現解析、多臓器連関、
インフォマティクス解析」

研究分担者 菅野 純 国立医薬品食品衛生研究所・客員研究員

研究要旨

実験動物による吸入毒性試験において病理組織学的な病変を誘発する暴露濃度は、人のシックハウス症候群（SH）の指針濃度をはるかに超える濃度であることから、そこから得た毒性情報を人へ外挿することの困難さが指摘されてきた。これに対し、先行研究では平成 14 年「厚生労働省シックハウス問題に関する検討会」が掲げる物質をその指針値レベルでマウスに反復吸入暴露（7 日間）し、病理組織所見が得られない段階での遺伝子発現変動を Percellome トキシコゲノミクス法により測定し、肺、肝において化学物質固有及び共通のプロファイルを網羅的に捕えた。加えて、海馬に対し化学構造の異なる 3 物質が共通して神経活動抑制を示唆する遺伝子発現変化を誘発したことから、これが人の SH における「不定愁訴」の原因解明の手がかりとなる可能性が示された。

本研究は、反復暴露の結果の検証とその判定根拠の一般化を目指し、SH レベルでの単回暴露実験を実施し、同一個体の海馬、肺、肝の遺伝子発現変動を解析し海馬神経活動抑制の上流に位置する分子機序と肺・肝の関与の解明、情動認知行動解析と海馬における神経科学的物証の収集による中枢に対する有害性の実証データと、遺伝子発現変動データの突合による、遺伝子発現情報からの中核影響に関する予見性の確認、を目的とする。この際、脳が高感受性期にある子どもの特性に配慮した幼児期暴露 - 遅発性影響も検討する。加えて、ヒト気道上皮細胞系を用いた *in vitro* 解析系の構築を実施し、ヒトへの外挿性の向上を計る。

本分担研究では第一の目的に向け、雄性マウスを対象とした SH レベルでの 2 時間単回吸入暴露実験を実施し、肺・肝及び脳（海馬）の網羅的遺伝子発現プロファイルを取得し、臓器毎及び臓器連関解析とそのデータベース化を行う。

本研究の成果として、キシレン（平成 26 年度実施、指針値：0.2 ppm）、パラジクロロベンゼン（平成 26 年度実施、指針値：0.04 ppm）、ホルムアルデヒド（平成 27 年度実施、指針値：0.08 ppm）、アセトアルデヒド（平成 27 年度実施、指針値：0.03 ppm）及びテトラデカン（平成 28 年度実施、指針値：0.04 ppm）について目標通りに SH レベル（キシレン：0、0.2、0.7、2.0 ppm、パラジクロロベンゼン：0、0.04、0.12、0.4 ppm、ホルムアルデヒド：0、0.1、0.3 及び 1.0 ppm、アセトアルデヒド：0、0.03、0.10 及び 0.3 ppm、テトラデカン：0、0.04、0.12 及び 0.40 ppm）での 2 時間単回吸入暴露を実施し、経時的に採取した海馬を含む臓器サンプルの遺伝子発現変動を網羅的に解析した。5 物質に共通して海馬において、神経活動の指標となる Immediate early gene (IEG) の発現の抑制が、暴露 2 時間直後の時点で指針値レベルの濃度から観測され、その程度は先行研究での反復暴露（7 日間）と同等であり、海馬神経活動の抑制を示唆する所見も再確認された。この抑制は、その 2 時間後には回復していた。したがって、化学構造の異なる 5 物質に共通して、少なくとも暴露 2 時間以内に IEG を抑制する共通因子が海馬に影響を与える事が示唆された。以上、本研究の成果として、急増中の新規物質について、それが SH の原因物質として問題となった際に、少なくとも平成 14 年の検討会が掲げる化学物質（ガス体 11 種）の生体影響との異同は、網羅的な遺伝子発現解析により高精度に判定可能となった。ここで検出される IEG 抑制の機序として、肺或いは肝から二次的シグナルとして IL-1 が海馬に働く可能性が高いものと考えている。その理由は、肝・肺の連関解析から、6 時間/日×7 日間反復暴露時の肺において、11b 遺伝子の発現増加が、化学構造の異なる 3 物質（ホルムアルデヒド、キシレン、パラジクロロベンゼン）に共通して認められたためである。この 3 物質に加え、新たにテトラデカン（指針値：0.04 ppm）及びアセトアルデヒド（指針値：0.03 ppm）について SH レベル（テトラデカン：0、0.04、0.12 及び 0.40 ppm、アセトアルデヒド：0、0.03、0.10、0.30 ppm）での 6 時間/日×7 日間反復暴露時の肺について解析したところ、11b 遺伝子の有意な発現増加を見だし、この事は、IL-1 が海馬に働く可能性を強く支持するものと考えている。

A . 研究目的

実験動物による吸入毒性試験において病理組織学的な病変を誘発する暴露濃度は、人のシックハウス症候群 (SH) の指針濃度をはるかに超える濃度であることから、毒性試験から得た情報を人へ外挿することの困難さが指摘されてきた。これに対し、先行研究では平成 14 年「厚生労働省シックハウス問題に関する検討会」が掲げる物質をその指針値レベルでマウスに反復吸入暴露 (7 日間) し、病理組織所見が得られない段階での遺伝子発現変動を PerCellome トキシコゲノミクス法により測定し、肺、肝において化学物質固有及び共通のプロファイルを網羅的に捕えた。加えて、海馬に対し化学構造の異なる 3 物質が共通して神経活動抑制を示唆する遺伝子発現変化を誘発したことから、人の SH における「不定愁訴」の原因解明の手がかりとなる可能性が示された。

本研究は、反復暴露の結果の検証とその判定根拠の一般化を目指し、同一個体の海馬、肺、肝の遺伝子発現変動を解析し海馬神経活動抑制の上流に位置する分子機序と肺・肝の関与の解明、情動認知行動解析と海馬における神経科学的物証の収集による中枢に対する有害性の実証データと、遺伝子発現変動データの突合による、遺伝子発現情報からの中枢影響に関する予見性の確認、を目的とする。この際、脳が高感受性期にある子どもの特性に配慮した幼児期暴露 - 遅発性影響も検討する。

本分担研究では、上記第一の目的に向け、雄性マウスを対象とした SH レベルでの先行研究で設定した 2 時間単回吸入暴露実験を実施し、肺・肝及び脳 (海馬) の網羅的遺伝子発現プロファイルを取得し、臓器毎及び臓器連関解析とそのデータベース化を行う。平成 26 年度は、キシレン (指針値: 0.2 ppm) とパラジクロロベンゼン (指針値: 0.04 ppm) 平成 27 年度は、ホルムアルデヒド (指針値: 0.08 ppm) とアセトアルデヒド (指針値: 0.03 ppm) 平成 28 年度はテトラデカン (指針値: 0.04 ppm) について検討した。

アセトアルデヒド及びテトラデカン吸入

暴露時の海馬における解析は、7 日間反復暴露を含めて、はじめての解析となる。

B . 研究方法

Total RNA の分離精製

マウス組織を採取後すみやかに RNA later (Ambion 社) に 4 で一晚浸漬し、RNase を不活化する。肝は 5mm 径の生検トレパンにより 3 ヶ所を各々別チューブに採取した。肺は気管から RNA later を注入し、RNase の不活化を促した後、採取した。脳は摘出後、カミソリ刃にて正中で左右に切断し左部について、小脳、脳幹、海馬及び大脳皮質の 4 部位に分離後、各々別チューブに採取した。その後、RNA 抽出操作までは -80 にて保存した。抽出に当たっては、RNA later を除いた後、RNeasy キット (キアゲン社) に添付される RLT buffer を添加し、ジルコニアビーズを用いて破砕液を調製した。得られた破砕液の 10 μ L を取り、DNA 定量蛍光試薬 Picogreen を用いて DNA 含量を測定した。DNA 含量に応じ、臓器毎にあらかじめ設定した割合で Spike cocktail (Bacillus 由来 RNA 5 種類の濃度を変えて混合した溶液) を添加し、TRIZOL により水層を得、RNeasy キットを用いて全 RNA を抽出した。100ng を電気泳動し RNA の純度及び分解の有無を検討した。

遺伝子発現変動解析

全 RNA 5 μ g を取り、アフィメトリクス社のプロトコールに従い、T7 プロモーターが付加したオリゴ dT プライマーを用いて逆転写し cDNA を合成し、得た cDNA をもとに第二鎖を合成し、二本鎖 DNA とした。次に T7 RNA ポリメラーゼ (ENZO 社キット) を用い、ビオチン化 UTP, CTP を共存させつつ cRNA を合成した。cRNA はアフィメトリクス社キットにて精製後、300-500bp となるよう断片化し、GeneChip ターゲット液とした。GeneChip には Mouse Genome 430 2.0 (マウス) を用いた。ハイブリダイゼーションは 45 にて 18 時間行い、バッファーによる洗浄後、phycoerythrin (PE) ラベルストレプトアビジンにて染色し、専用スキャナーでスキャンしてデータを得た。

吸入暴露後、得られたマウスの海馬を含む脳4部位、肺及び肝の mRNA サンプルにつき、当方が開発した PerceLLome 手法（遺伝子発現値の絶対化手法）を適用した網羅的遺伝子発現解析を行った。4用量、4時点の遺伝子発現情報をすでに開発済みの波面解析等を用いた教師無しクラスタリング解析を行い、脳・肺・肝の多臓器連関の解析及びインフォマティクス構築を進める。遺伝子発現プロファイル生成は、再現性、感度、用量相関性、全遺伝子発現の網羅性を考慮し、Affymetrix 社 GeneChip、Mouse Genome 430 2.0 を使用した。遺伝子発現変動を、我々が開発した「RSort」を用いて、網羅的に解析した。このソフトウェアは、各遺伝子 (probe set: ps) につき、用量、経時変化及び遺伝子の発現コピー数を各軸とした 3次元グラフにおいて、発現を表す平面につき凹凸を評価し、全ての ps を生物学的に有意と考えられる順に並び替えるものである。また、既知情報との照合によるシグナルネットワーク及び遺伝子発現の制御因子の探索は、Ingenuity Pathways Analysis (IPA) (Ingenuity Systems Inc.) を用いて行った。

吸入暴露実験

12週齢の雄性 C57BL/6J マウスを対象とした吸入暴露試験（4用量、16群構成、各群3匹）を、先行研究での暴露条件である2時間単回暴露（2、4、8、24時間後に観測）を実施する。採取組織は、肺・肝・脳4部位（海馬、皮質、脳幹、小脳）とする。ホルムアルデヒド (formaldehyde; 分子量: 30.03、CAS No. 50-00-0) は先行研究と同じく、ホルムアルデヒド液 [ホルムアルデヒド 37.3%、メタノール 7.4%含有、ギ酸含量 0.04%以下]、和光純薬工業) を使用した。キシレン (xylene; 分子量: 106.2、CAS No. 1330-20-7、和光純薬工業) は先行研究と同じく、位置異性体である o-、m-、p-体、及び、構造異性体であるエチルベンゼンの混合からなるキシレンを使用した。これは、特定の位置異性体のみを必要量用意することが困難であることと、実際のヒト暴露を想定すると市販の混合キシレンによる実験が不適切ではないとの判断による。パラジ

クロロベンゼン (paradichlorobenzene; 分子量 147.0、CAS No. 106-46-7、和光純薬工業)、アセトアルデヒド (acetaldehyde; 分子量 44.05、CAS No. 75-07-0、シグマ-アルドリッチ) 及びテトラデカン (tetradecane; 分子量 198.4、CAS No. 629-59-4、和光純薬工業) も先行研究と同じものを使用した。

（倫理面への配慮）

動物実験の計画及び実施に際しては、科学的及び動物愛護的配慮を十分行い、下記、所属の研究機関が定める動物実験に関する規定、指針を遵守した。「国立医薬品食品衛生研究所・動物実験等の適正な実施に関する規程（平成27年4月版）」。

C. 研究結果

以下に、キシレン、パラジクロロベンゼン、ホルムアルデヒド、アセトアルデヒド及びテトラデカンについて、2時間単回暴露の際の海馬、肝及び肺における解析結果を示す。

C-1: SHSレベルでのキシレン [2時間単回] 暴露時の遺伝子発現変動解析（平成26年度実施）：

C-1-1: キシレン [2時間単回] 暴露時の「海馬」における網羅的遺伝子発現変動解析（平成26年度実施）：

発現が有意 (t 検定での P 値 < 0.05) に増加するものとして 4,390 ps、このうち目視により生物学的な変化を反映すると判定されたもの (Visually selected ps; VSP) として 255 ps が見いだされた。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。また神経系の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークとして、GABA 受容体 (Gabbr2、Gabbr3) 遺伝子の発現増加が 24 時間に用量依存的

に認められ、この事から抑制性神経伝達物質 GABA 作動性ニューロンが活性化し、海馬での神経活動が抑制される事が示唆された。

発現増加が認められる遺伝子の発現調節因子の探索の為に、プロモーター解析 (*in silico*) を、Ingenuity Pathways Analysis (IPA) (Ingenuity Systems Inc.)における Upstream Analysis を用いて検討した。この内、サイトカイン、ケモカインに関するものとして、Tgf 1 が抽出されてきた。しかし、Tgf 1 の顕著な発現変動は、肺・肝とともに、また先行研究を含む 3 つの暴露プロトコールともに認められなかった。

発現が有意 (t 検定での P 値 < 0.05) に減少するものとして 4,160 ps、VSP として 24 ps が見いだされた。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかったが、神経活動の指標となる Immediate early gene (IEG) の発現が、2 時間に指針値レベルの濃度から、また先行研究での反復暴露 ([6 時間/日 \times 7 日間及び 22 時間/日 \times 7 日間]) での場合と同程度に強く抑制され、海馬における神経活動が抑制される事が示唆された。具体的には、Fos、Dusp1、Nr4a1 及び Ier2 遺伝子の有意な発現減少、また Arc、Junb、Egr4 及び Klf2 遺伝子の発現減少傾向が認められた。また、これらの遺伝子の発現抑制は、その 2 時間後の 4 時間の観測時点には回復していた。先行研究における反復暴露の際に認められた、暴露休止後の IEG 遺伝子発現のリバウンド現象は認められなかった。

この IEG の遺伝子の内、Fos 及び Dusp1 遺伝子の発現変動を図 1 に示す。図は下記のように、各遺伝子につき濃度依存性、経時変化、遺伝子発現量についての 3 次元グラフとして示した。具体的には、縦軸 (Z 軸) に絶対値化した (細胞 1 個あたりのコピー数) mRNA の発現量を取り、X, Y 軸にはそれぞれ、投与用量と投与後経過時間を取り、

各条件の $n=3$ の平均値曲面で表示する。加えてこの平均曲面の上下に標準偏差 (SD) 平面 (薄い色) を示す。

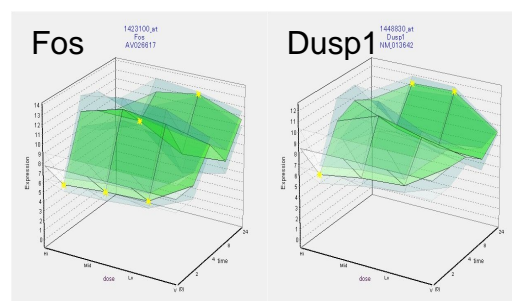


図 1 キシレン 2 時間単回暴露時の「海馬」における IEG の内、Fos 及び Dusp1 遺伝子の発現変動

溶媒群と投与群の間の有意差の検定を Student の t 検定によりおこない P 値が 0.05 未満の場合を有意と判定し、図中にを付した。

いずれも同様な発現パターンを示した。

IEG 遺伝子を含む発現減少が認められる遺伝子の発現調節因子の探索の為に、プロモーター解析 (*in silico*) を、IPA における Upstream Analysis を用いて検討した。この内、サイトカイン、ケモカインに関するものとして、Tnf 及び Il1 が抽出されてきた。この内、Il1 は先行研究での 6 時間/日 \times 7 日間反復暴露の際に、肺・肝ともに増加が

認められたが 2 時間単回暴露の場合は 3 臓器共に顕著な発現変動は認められず、また Tnf の顕著な発現変動は、肺・肝ともに、また先行研究を含む 3 種類の暴露プロトコルともに認められなかった。

C-1-2: キシレン [2 時間単回] 暴露時の「肺」における網羅的遺伝子発現変動解析 (平成 26 年度実施):

発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に増加するものとして 2,345 ps、VSP として 301 ps が見いだされた。肺の有害影響に係る遺伝子あるいはシグナルネットワークとして、酸化ストレス、ユビキチン化、グルタチオン代謝系が見いだされた。酸化ストレス関連遺伝子として具体的には、Aox1(2 及び 4 時間、高用量)、Hmx1(2、4 及び 8 時間、中・高用量)、Nfe2l2(2 時間、高用量)、Prdx 1 (2、4 及び 24 時間、高用量)、Txnrd1(2、4 及び 8 時間、高用量) 及び Srxn1 遺伝子(2、4 及び 8 時間、中・高用量; 24 時間、高用量)、またグルタチオン代謝関連遺伝子として、Gss、Gsta4、Gsta2 (4 及び 8 時間、中・高用量; 24 時間、高用量)、Gsto1(4、8 及び 24 時間、中・高用量)、Gsta1(2 及び 24 時間、高用量; 4 及び 8 時間、中・高用量)、Gsta2、Gpx2(2 及び 24 時間、高用量; 4 及び 8 時間、中・高用量) 遺伝子の発現増加が認められた。IPA による検索でもこれらのネットワークが抽出された。したがって、SHS レベルのキシレン 2 時間単回吸入暴露の肺において、酸化ストレスが生じている事が示唆された。この内、Hmx1、Srxn1、Gsta4 及び Gpx2 遺伝子の発現変動について図 2 に示す。

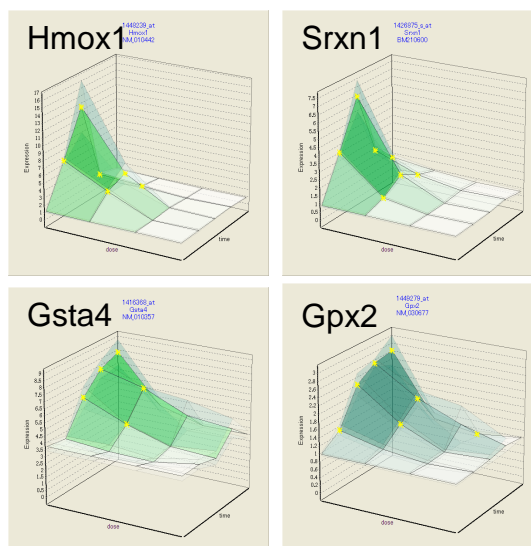


図 2 キシレン 2 時間単回暴露時の「肺」における酸化ストレス関連遺伝子 Hmx1 及び Srxn1 遺伝子、及びグルタチオン代謝関連遺伝子 Gsta4 及び Gpx2 遺伝子の発現変動

溶媒群と投与群の間の有意差の検定を Student の t 検定によりおこない P 値が 0.05 未満の場合を有意と判定し、図中にを付した。

発現増加が認められる遺伝子の発現調節因子の探索の為に、プロモーター解析 (*in silico*) を、IPA における Upstream Analysis を用いて検討した。その結果、転写因子として Nfe2l2 (Nrf2) 及び Atf4 が認められ、酸化ストレスは、Nrf2 あるいは Atf4 を介して生じていることが示唆された。一方、サイトカイン、ケモカインに関するものとして、Tgfb1、Pdgf bb、Tnf 及び Il1 が抽出されてきた。この内、IL1 は先行研究での 6 時間/日 × 7 日間反復暴露の際に、肺・肝ともに増加が認められたが、それ以外の各遺伝子では顕著な発現変動は、3 臓器に

亘り、いずれの暴露プロトコールでも認められなかった。

他方、発現が有意(t検定でのP値<0.05)に減少するものとして2,151 ps、VSPとして14psが見いだされた。肺の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPAによる検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

C-1-3: キシレン [2時間単回]暴露時の「肝」における網羅的遺伝子発現変動解析(平成26年度実施):

発現が有意(t検定でのP値<0.05)に増加するものとして836 ps、このうちVSPとして154 psが見いだされた。肝の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPAによる検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

発現増加が認められる遺伝子の発現調節因子の探索の為に、プロモーター解析(*in silico*)を、IPAにおけるUpstream Analysisを用いて検討した。その結果、サイトカイン、ケモカインに関するものとして、IL1とTnfが抽出されてきた。この内、IL1は先行研究での6時間/日×7日間反復暴露の際に、肺・肝ともに増加が認められたが、Tnf遺伝子では顕著な発現変動は、いずれの暴露プロトコールでも認められなかった。

発現が有意(t検定でのP値<0.05)に減少するものとして1,019 ps、このうちVSPとして120 psが見いだされた。肺の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPAによる検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

C-2: S H S レベルでのパラジクロロベンゼ

ン [2時間単回]暴露時の遺伝子発現変動解析(平成26年度実施):

C-2-1: パラジクロロベンゼン [2時間単回]暴露時の「海馬」における網羅的遺伝子発現変動解析(平成26年度実施):

発現が有意(t検定でのP値<0.05)に増加するものとして2,496 ps、このうち目視による検討により生物学的な変化が示唆されたVPSとして397 psが見いだされた。IPAによる検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。また神経系の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークとして、GABA受容体(Gabrb1、Gabrb2及びGabrb3)遺伝子の増加が、24時間に用量依存的に認められ、この事から抑制性神経伝達物質GABA作動性ニューロンが活性化し、海馬での神経活動が抑制される事が示唆された。

発現増加が認められる遺伝子の発現調節因子の探索の為に、プロモーター解析(*in silico*)を、IPAにおけるUpstream Analysisを用いて検討した。その結果、サイトカイン、ケモカインに関するものは抽出されてこなかった。

他方、発現が有意(t検定でのP値<0.05)に減少するものとして3,246 ps、このうちVSPとして19 psが見いだされた。IPAによる検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかったが、神経活動の指標となるImmediate early gene (IEG)の発現が、2時間に指針値レベルの濃度から、また先行研究での反復暴露([6時間/日×7日間及び22時間/日×7日間])での場合と同程度に強く抑制され、海馬における神経活動が抑制される事が示唆された。具体的には、Fos、Dusp1、Nr4a1及びIer2遺伝子の有意な発現減少、またArc、Junb、Egr4及びKlf2遺伝子の発現減少傾向が認められた。また、これらの遺伝子の発現抑制は、その2時間

後の 4 時間の観測時点には回復していた。先行研究における反復暴露の際に認められた、暴露休止後の IEG 遺伝子発現のリバウンド現象は、Fos、Dusp1、Junb、Egr4 及び Ier2 遺伝子については、24 時間に認められた。この IEG の遺伝子の内、Fos 及び Dusp1 遺伝子の発現変動について図 3 に示す。

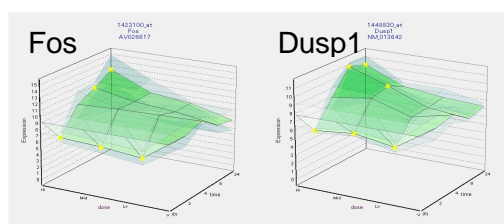


図 3 パラジクロロベンゼン 2 時間単回暴露時の「海馬」における IEG の内、Fos 及び Dusp1 遺伝子の発現変動

溶媒群と投与群の間の有意差の検定を Student の t 検定によりおこない P 値が 0.05 未満の場合を有意と判定し、図中にを付した。

いずれも同様な発現パターンを示した。

IEG 遺伝子を含む発現減少が認められる遺伝子の発現調節因子の探索の為に、プロモーター解析 (*in silico*) を、IPA における Upstream Analysis を用いて検討した。この内、サイトカイン、ケモカインに関するものとして、I11 が抽出されてきた。I11 は先行研究での 6 時間/日 \times 7 日間反復暴露の際に、肺・肝ともに増加が認められたが、2 時間単回暴露時には 3 臓器ともに、顕著な発現変動は認められなかった。

C-2-2: パラジクロロベンゼン [2 時間単

回]暴露時の「肺」における網羅的遺伝子発現変動解析 (平成 26 年度実施):

発現が有意 (t 検定での P 値 < 0.05) に増加するものとして 5,520 ps、このうち V S P として 231 ps が見いだされた。肺の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

発現増加が認められる遺伝子の発現調節因子の探索の為に、プロモーター解析 (*in silico*) を、IPA における Upstream Analysis を用いて検討した。その結果、サイトカイン、ケモカインに関するものとして、Tgfb1 が抽出されてきたが、Tgfb1 遺伝子の顕著な発現変動は、3 臓器に亘り、いずれの暴露プロトコールでも認められなかった。I11 は抽出されなかった。

他方、発現が有意 (t 検定での P 値 < 0.05) に減少するものとして 702 ps、このうち V S P として 3 ps が見いだされた。肺の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった

C-2-3: パラジクロロベンゼン [2 時間単回]暴露時の「肝」における網羅的遺伝子発現変動解析 (平成 26 年度実施):

発現が有意 (t 検定での P 値 < 0.05) に増加するものとして 1,736 ps、このうち V P S として 228 ps が見いだされた。肝の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

発現増加が認められる遺伝子の発現調節因子の探索の為に、プロモーター解析 (*in silico*) を、IPA における Upstream Analysis を用いて検討した。その結果、サイトカイ

ン、ケモカインに関するものとして、Tgfb1 が抽出されてきたが、Tgfb1 遺伝子の顕著な発現変動は、3臓器に亘り、いずれの暴露プロトコールでも認められなかった。111 は抽出されなかった。

他方、発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05) に減少するものとして 776 ps、このうち V S P として 16 ps が見いだされた。肺の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった

キシレン、パラジクロロベンゼンの両物質について、海馬における IEG 各遺伝子の発現減少の程度につき、2 時間単回暴露の場合と、6 時間/日 × 7 日間及び 22 時間/日 × 7 日間反復暴露の場合との比較したものを図 4 に示す。例としてここでは、Fos 遺伝子について示す。2 時間に IEG の発現抑制が、反復暴露の場合と同程度に認められた。

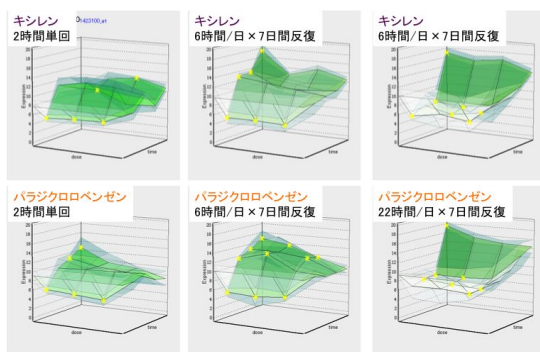


図 4 Fos 遺伝子の発現状況。キシレン(上段)及びパラジクロロベンゼン(下段)について、「海馬」における IEG の内、Fos 遺伝子の発現変動を、2 時間単回暴露時の場合(左)と 6 時間/日 × 7 日間反復(中)及び 22 時間/日 × 7 日間反復暴露(右)の場

合とを比較したもの

溶媒群と投与群の間の有意差の検定を Student の t 検定によりおこない P 値が 0.05 未満の場合を有意と判定し、図中にを付した。縦軸(発現コピー数)のスケールは同一に揃えた。

2 時間に、IEG 遺伝子は、指針値レベルの濃度から、また先行研究での反復暴露での場合と同程度に強く抑制された。

C-3: S H S レベルでのホルムアルデヒド [2 時間単回] 暴露時の遺伝子発現変動解析 (平成 27 年度実施):

C-3-1: ホルムアルデヒド [2 時間単回] 暴露時の「海馬」における網羅的遺伝子発現変動解析 (平成 27 年度実施):

暴露群の発現が有意に対照群に比べて増加した(t 検定での P 値 < 0.05) 439 ps のうち、V P S として 60 ps 見いだされた。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。発現増加が認められた遺伝子の発現調節因子の探索の為に、プロモーター解析 (in silico) を、Ingenuity Pathways Analysis (IPA) (Ingenuity Systems Inc.) における Upstream Analysis を用いて検討した結果、サイトカイン、ケモカインに関するものを含め、抽出されてこなかった。

他方、発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05) に減少するものとして 590 ps、このうち V P S として 1 ps 見いだされた。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。神経活動の指標となる Immediate early gene (IEG) の発現は、暴露 2 時間後に指針値レベルの濃度から、いずれも有意ではないが、発現減少傾向が認められた。また、これらの遺伝子の発現抑制傾向は、次の観測点である暴露終了 2 時

間後には回復していた。先行研究における反復暴露の際に認められた、暴露休止後の IEG 遺伝子発現のリバウンド現象は暴露 24 時間後に有意に認められた。

C-3-2: ホルムアルデヒド [2 時間単回] 暴露時の「肺」における網羅的遺伝子発現変動解析 (平成 27 年度実施):

発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に増加するものとして 136 ps、このうち V P S として 5 ps が見いだされた。肺の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。サイトカインとしては唯一、Cxcl12 遺伝子の(暴露 24 時間後、高用量)の発現増加が認められた。

他方、発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に減少するものとして 215 ps、このうち V P S として 1 ps が見いだされた。肺の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

C-3-3: ホルムアルデヒド [2 時間単回] 暴露時の「肝」における網羅的遺伝子発現変動解析 (平成 27 年度実施):

発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に増加するものとして 1,103 ps、このうち V P S として 69 ps が見いだされた。肝の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークとして、グルタチオン代謝系が見いだされた。Gstm4(暴露 24 時間後、高用量)、Gstm3(暴露 24 時間後、高用量)および Gstm2(暴露 24 時間後、高用量)遺伝子の発現増加が認められた。

他方、発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に減少するものとして 687 ps、このうち V P S として 1 ps が見いだされた。肺の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPA による

検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

C-4: S H S レベルでのアセトアルデヒド [2 時間単回] 暴露時の遺伝子発現変動解析 (平成 27 年度実施):

C-4-1: アセトアルデヒド [2 時間単回] 暴露時の「海馬」における網羅的遺伝子発現変動解析 (平成 28 年度実施):

発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に増加するものとして 961 ps、このうち V P S として 35 ps が見いだされた。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。発現増加が認められる遺伝子の発現調節因子の探索の為に、プロモーター解析(in silico) IPA における Upstream Analysis を用いて検討した結果、サイトカイン、ケモカインに関するものを含め抽出されてこなかった。

他方、発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に減少するものとして 485 ps、このうち V P S として 1 ps が見いだされた。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

神経活動の指標となる IEG の発現は、Arc、Fos、Dusp1、Nr4a1 および Junb 遺伝子について、暴露 2 時間後に指針値レベルの濃度から、有意な発現減少が認められた。また、これらの遺伝子の発現抑制傾向は、次の観測点である暴露終了 2 時間後には回復していたが、先行研究における反復暴露の際に認められた、暴露休止後の IEG 遺伝子発現のリバウンド現象は暴露 24 時間後に有意に認められた。

C-4-2: アセトアルデヒド [2 時間単回] 暴露時の「肺」における網羅的遺伝子発現変動解析 (平成 27 年度実施):

サンプリングは終了しており、今後解析

する。

C-4-3: アセトアルデヒド [2 時間単回] 暴露時の「肝」における網羅的遺伝子発現変動解析 (平成 27 年度実施):

サンプリングは終了しており、今後解析する。

C-5: S Hレベルでのテトラデカン [2 時間単回] 暴露時の遺伝子発現変動解析(平成 28 年度実施):

C-5-1: テトラデカン [2 時間単回] 暴露時の「海馬」における網羅的遺伝子発現変動解析:

発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に増加するものとして 794 ps、このうち V P S として 51 ps が見いだされた。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。発現増加が認められる遺伝子の発現調節因子の探索の為に、プロモーター解析 (in silico) を、Ingenuity Pathways Analysis (IPA) (Ingenuity Systems Inc.)における Upstream Analysis を用いて検討した結果、サイトカイン、ケモカインに関するものを含め抽出されてこなかった。

他方、発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に減少するものとして 839 ps、このうち目視による検討により生物学的な変化が示唆されたものとして 4 ps が見いだされた。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

神経活動の指標となる Immediate early gene (IEG)の発現は、Arc、Fos、Dusp1、Nr4a1、Junb、Egr2 および Ier2 遺伝子について、暴露 2 時間後に指針値レベルの濃度から、有意な発現減少が認められた。また、これらの遺伝子の発現抑制傾向は、次の観測点である暴露終了2時間後には回復していたが、

先行研究における反復暴露の際に認められた、暴露休止後の IEG 遺伝子発現のリバウンド現象は暴露 24 時間後に、Arc、Dusp1、Nr4a1 および Ier2 遺伝子については有意に、Fos、Junb および Egr2 遺伝子については増加傾向が認められた。

この IEG の遺伝子の内、Arc、Fos、Dusp1、Junb、Nr4a1 および Ier2 遺伝子の発現変動について図 5 に示す。図は下記のように、各遺伝子につき濃度依存性、経時変化、遺伝子発現量についての 3 次元グラフとして示した。具体的には、縦軸(Z 軸)に絶対値化した(細胞 1 個あたりのコピー数) mRNA の発現量を取り、X、Y 軸にはそれぞれ、投与用量と投与後経過時間を取り、各条件の n=3 の平均値曲面で表示する。加えてこの平均値曲面の上下に標準偏差(SD)平面(薄い色)を示す。

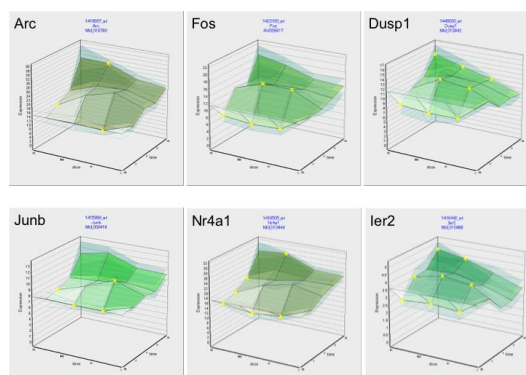


図5 テトラデカン 2 時間単回暴露時の「海馬」における IEG の内、Arc、Fos、Dusp1 (上段、左から)及び Junb、Nr4a1、Ier2 遺伝子 (下段、左から) 遺伝子の発現変動

溶媒群と投与群の間の有意差の検定を Student の t 検定によりおこない P 値が 0.05 未満の場合を有意と判定し、図中に を付した。

いずれも同様な発現パターンを示した。

C-5-2: テトラデカン [2 時間単回] 暴露時の「肺」における網羅的遺伝子発現変動解析 (平成 28 年度実施):

発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に増加するものとして 350 ps、このうち V S P として 8 ps が見いだされた。肺の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

他方、発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に減少するものとして 104 ps、このうち V S P として 7 ps が見いだされた。肺の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

C-5-3: テトラデカン [2 時間単回] 暴露時の「肝」における網羅的遺伝子発現変動解析 (平成 28 年度実施):

発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に増加するものとして 807 ps、このうち V P S として 46 ps が見いだされた。肝の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

他方、発現が有意(t 検定での P 値 < 0.05)に減少するものとして 561 ps、このうち V S P として 6 ps が見いだされた。肺の有害影響に関係する遺伝子あるいはシグナルネットワークは認められなかった。IPA による検索では特定のシグナルネットワークは抽出されなかった。

C-6: S H S 関連物質についての 6 時間/日 × 7 日間反復吸入暴露における I11b 遺伝子の肝・肺での比較解析 (平成 28 年度実施):

IEG の抑制機序として、先行研究では、6 時間/日 × 7 日間反復暴露時の肝・肺の連関解析において、化学構造の異なる 3 物質(ホルムアルデヒド、キシレン、パラジクロロベンゼン)に共通して発現増加が認められ、また *in silico* でのプロモーター解析 (Upstream analysis、Ingenuity Pathways Analysis) にて IEG の転写を調節し得る I11b 遺伝子を候補分子として報告し、肺或いは肝からの二次的シグナルとして IL-1 が海馬に働き IEG の発現を抑制するという可能性を示唆した。この点、3 物質に加え、新たにテトラデカン(指針値: 0.04 ppm)及びアセトアルデヒド(指針値: 0.03 ppm)について S H レベル(テトラデカン: 0、0.04、0.12 及び 0.40 ppm、アセトアルデヒド: 0、0.03、0.10、0.30 ppm)での 6 時間/日 × 7 日間反復暴露時の肺について解析したところ、両物質共に I11b 遺伝子の有意な発現増加を見だし、この事は、IL-1 が海馬に働く可能性を強く支持するものとする。ホルムアルデヒド、キシレン、パラジクロロベンゼンおよびアセトアルデヒドについて、6 時間/日 × 7 日間反復暴露時の肺における I11b の遺伝子の発現変動を図 6 に示す。

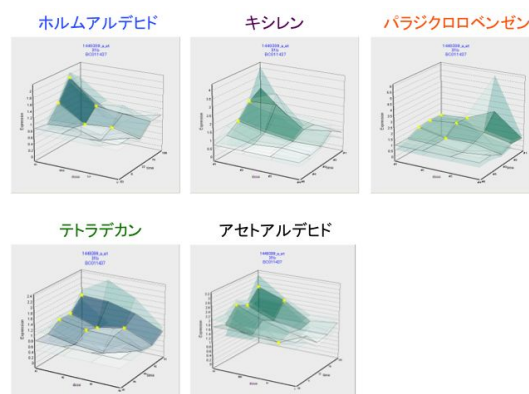


図6 ホルムアルデヒド、キシレン、パラジクロロベンゼン、テトラデカンおよびアセトアルデヒドn 1つおいての6時間/日×7日間反復暴露時の「肺」におけるI11 遺伝子の発現変動

溶媒群と投与群の間の有意差の検定をStudentのt検定によりおこないP値が0.05未満の場合を有意と判定し、図中に を付した。

テトラデカン及びアセトアルデヒドの場合でも、発現増加が認められた。

D. 考察

以上の通り、SHレベルの極低濃度の2時間単回吸入暴露により、平成26年度実施のキシレン、パラジクロロベンゼン、平成27年度実施のホルムアルデヒド、アセトアルデヒド、および平成28年度実施の5物質に共通して、海馬において神経活動の指標となるIEGの発現が、暴露2時間後に指針値レベルの濃度から、また先行研究での反復暴露(7日間)での場合と同程度に抑制され、海馬神経活動の抑制を示唆する所見が再確認された。この抑制は、その後の観測点である暴露終了2時間後には回復していた。したがって、少なくとも暴露2時間以内にIEGを抑制する共通因子が海馬に影響を与える事が示唆された。アセトアルデヒド及びテトラデカンについては、海馬におけるはじめての解析結果である。先行研究では、6時間/日×7日間反復暴露の解析により、IEGの発現抑制は6時間暴露直後に確認され、その後の観測点である暴露終了16時間目では毎日のリバウンド現象を示唆する所見を得ていたが、平成26~28年度の実験により、IEGの発現抑制は2時間暴露直後でも十分に認められ、またこの場合、暴露

終了2時間後には回復することが見いだされた。暴露終了後24時間目までの間のリバウンド現象は、キシレン暴露の際は認められず、ホルムアルデヒド、パラジクロロベンゼン、アセトアルデヒド及びテトラデカン暴露の際の一部のIEGで暴露終了24時間後に認められた。このことから、IEGのリバウンド現象は、暴露時間に依存する事が示唆された。

平成28年度(今年度)までのホルムアルデヒド、キシレン、パラジクロロベンゼン、アセトアルデヒドおよびテトラデカンについて、図7に、IEGの遺伝子内の、Arc及びDusp1遺伝子の発現変動を示す。

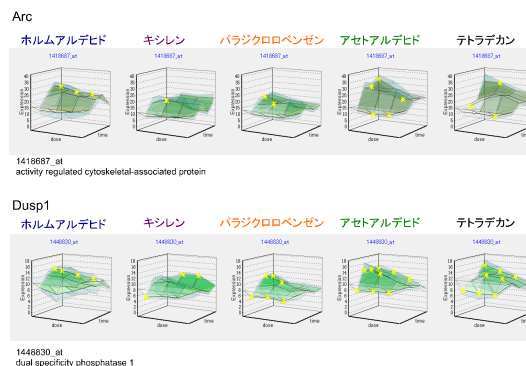


図7 ホルムアルデヒド、キシレン、パラジクロロベンゼン、アセトアルデヒドおよびテトラデカン2時間単回暴露時の「海馬」におけるIEGの内、Arc(上段)及びDusp1(下段)遺伝子の発現変動

溶媒群と投与群の間の有意差の検定をStudentのt検定によりおこないP値が0.05未満の場合を有意と判定し、図中に を付した。

いずれも同様な発現パターンを示した。

なおIL-1の海馬内投与により、海馬依存的な記憶に障害を与えるという報告(Gonzalez Pら、Brain Behav Immun

34:141-150,2013)を見いだしており、このことから、IL-1 が IEG の発現抑制を介し、情動認知行動異常、特に記憶障害を誘発する可能性が考えられる。血中の IL-1 が血液脳関門を通過できなければ、海馬に影響を与える事が出来ない事となるが、この点、血液脳関門を通過するという報告(Banks WA 等、J Pharmacol Exp Ther 259(3): 988-996, 1991) (トランスポーターは未同定)を見いだしており、血中の IL-1 が海馬に影響を与え得るものと考えられる。

E . 結論

S Hレベルでの2時間単回吸入暴露により、キシレン、パラジクロロベンゼン、ホルムアルデヒド、アセトアルデヒド及びテトラデカンの5物質に共通して海馬において、神経活動の指標となる IEG の発現の抑制が、暴露2時間直後の時点で指針値レベルの濃度から先行研究での反復暴露(7日間)での場合と同程度に観測され、海馬神経活動の抑制を示唆する所見が再確認された。この抑制は、その2時間後には回復していた。したがって、化学構造の異なる5物質に共通して、少なくとも暴露2時間以内に IEG を抑制する共通因子が海馬に影響を与える事が示唆された。この IEG の抑制機序として、肺或いは肝からの二次的シグナルとして IL1b が海馬に働く可能性が高いものと考えているが、この理由は、肝・肺の連関解析から、6時間/日×7日間反復暴露時の肺において、インターロイキン 1 (IL1b) 遺伝子の発現増加が、化学構造の異なる3物質(ホルムアルデヒド、キシレン、パラジクロロベンゼン)に共通して認められたためである。3物質に加え、新たにテトラデカン及びアセトアルデヒドについて S Hレベルでの6時間/日×7日間反復暴露時の肺について解析したところ、IL1b 遺伝子の有意な発現増加を見だし、この

事は、IL-1 が海馬に働く可能性を強く支持するものと考えられる。また、この事は第一の目的である同一個体の海馬、肺、肝の遺伝子発現変動を解析することによる神経活動抑制の上流に位置する分子機序と肺・肝の関与の解明、に対する成果と考える。また、肝および肺に対しての毒性を示唆する遺伝子発現変動が明らかとならないレベルの濃度曝露が、肝あるいは肺からのシグナル分子の放出を惹起し遠隔に位置する海馬の機能に影響を与える「シグナルを介した毒性」が捉えられたものと考察する。

本研究の成果として、新規物質について、それらが S H の原因物質として問題となった際に、少なくとも平成14年度の検討会が掲げる化学物質(ガス体11種)との生体影響の異同は、網羅的な遺伝子発現解析により高精度に判定可能となった。今後は、S H が疑われる物質に本手法を適用し、肺、肝、海馬の毒性連関性を検討するとともに、情動認知行動異常の分子機序に関わる共通因子の追加探索を行うことで、予測性の分子基盤を堅固なものとする。

F. 研究発表

1 . 論文発表(抜粋)

Furukawa Y, Tanemura K, Igarashi K, deta-Otsuka M, Aisaki K, Kitajima S, Kitagawa M, Kanno J. Learning and memory deficits in male adult mice treated with a benzodiazepine sleep-inducing drug during the juvenile period. *Front Neurosci* 10: 339- ,2016.

Ohtake F, Saeki Y, Ishido S, Kanno J, Tanaka K., The K48-K63 Branched Ubiquitin Chain Regulates NF- B Signaling. *Mol Cell* 64(2): 251-266, 2016.

Suzui M, Futakuchi M, Fukamachi K, Numano

T, Abdelgied M, Takahashi S, Ohnishi M, Omori T, Tsuruoka S, Hirose A, Kanno J, Sakamoto Y, Alexander DB, Alexander WT, Jiegou X, Tsuda H., Multiwalled carbon nanotubes intratracheally instilled into the rat lung induce development of pleural malignant mesothelioma and lung tumors. *Cancer Sci* 107(7): 924-935, 2016.

Kanno J., Biomechanism-based innovation of toxicology by the fundamental concept of "Signal Toxicity". *Kokuritsu Iyakuhin Shokuhin Eisei Kenkyusho Hokoku*. 2015;(133):21-8. Review. Japanese.

Juliandi B, Tanemura K, Igarashi K, Tominaga T, Furukawa Y, Otsuka M, Moriyama N, Ikegami D, Abematsu M, Sanosaka T, Tsujimura K, Narita M, Kanno J, Nakashima K. Reduced Adult Hippocampal Neurogenesis and Cognitive Impairments following Prenatal Treatment of the Antiepileptic Drug Valproic Acid. *Stem Cell Reports*. 2015 Dec 8;5(6):996-1009.

Xu J, Alexander DB, Iigo M, Hamano H, Takahashi S, Yokoyama T, Kato M, Usami I, Tokuyama T, Tsutsumi M, Tamura M, Oguri T, Niimi A, Hayashi Y, Yokoyama Y, Tonegawa K, Fukamachi K, Futakuchi M, Sakai Y, Suzui M, Kamijima M, Hisanaga N, Omori T, Nakae D, Hirose A, Kanno J, Tsuda H. (2015) Chemokine (C-C motif) ligand 3 detection in the serum of persons exposed to asbestos: A patient-based study. *Cancer Sci*;106(7):825-32.

Janesick A, Nguyen TT, Aisaki K, Igarashi K, Kitajima S, Chandraratna RA, Kanno J, Blumberg B. Active repression by RAR

signaling is required for vertebrate axial elongation., *Development*. (2014);141(11):2260-70.

2. 学会発表 (抜粋)

Satoshi Kitajima, Ken-ichi Aisaki, Jun Kanno, Lung Percellome Project: Profile analysis of Sick-Building-Syndrome level inhalation and oral exposure data for prediction of lung toxicity.

第 43 回日本毒性学会学術年会(2016.6.29)

Satoshi Kitajima, Ken-ichi Aisaki, Jun Kanno, Percellome Project on Sick-Building-Syndrome level inhalation for the prediction of lung and brain involvement. 14th International Congress of Toxicology 2016 (ICT 2016) (2016.10.3), Merida, Mexico

Jun Kanno, Percellome Project for Mechanistic Analysis of Chronic Toxicity by a New Concept of Repeated Dose Study, Society of Toxicology 55th Annual Meeting (2016.3.16), New Orleans, USA.

菅野 純

Pathology-based optimization of toxicology by tie-ups with cutting-edge biology and systems biology.

第 105 回日本病理学会総会(2016.5.13)

菅野 純、相崎 健一、北嶋 聡

Percellome Project の進捗 - 単回および新型反復曝露の比較による予測性向上 - 第 43 回日本毒性学会学術年会(2016.7.1)

Jun Kanno, Satoshi Kitajima, Ken-Ichi Aisaki, Percellome Toxicogenomics of Newly Designed Repeated Dose Study.

The 52nd Congress of EUROTOX (EUROTOX2016) (2016.9.6), Seville, Spain.

Jun Kanno, Introduction to the Percellome Project with special reference to the concept of "signal toxicity", and the use of Garuda Platform as a tool for Open Toxicology.

第14回国際毒性学会(ICT2016)(2016.10.3), Merida, Mexico

Jun Kanno, The Concept of "Signal Toxicity" for the Planning of Research on Environmental Pollutants on Health. the 27th Korean Academy of Science and Technology (KAST) International Symposium (2016.11.29), Seoul, Korea,

Kentaro Tanemura and Jun Kanno, Neurobehavioral toxicity at adult period Induced by pesticide exposure at juvenile period. 14th International Congress of Toxicology 2016 (ICT 2016) (2016.10.5), Merida, Mexico

種村 健太郎、古川 佑介、北嶋 聡、菅野 純 キシレンの経気道吸入暴露によるマウス行動影響解析

第43回日本毒性学会学術年会(2016.6.30)

種村 健太郎、古川 佑介、北嶋 聡、菅野 純 キシレン吸入暴露によるマウスへの中枢機能影響解析

第159回日本獣医学会学術集会(2016.9.)

Satoshi Kitajima, Ken-ichi Aisaki and Jun Kanno, Dynamic biomarkers translatable to clinical outcomes generated by Percellome Toxicogenomics, The 7th International Congress of Asian Society of Toxicology(ASIATOX2015) (2015.6.24),

Jeju, Korea

Jun Kanno, Construction of "Dynamic Biomarkers" by Percellome Toxicology based on a new Concept of "Signal Toxicity", The 7th International Congress of Asian Society of Toxicology(ASIATOX 2015) (2015.6.25) Jeju, Korea, 特別講演

北嶋 聡、種村 健太郎、菅野 純 医療現場への還元に向けた Percellome Toxicogenomics による中枢神経毒性の動的バイオマーカー抽出研究
第42回日本毒性学会学術年会(2015.6.29)

北嶋 聡、種村健太郎、古川佑介、小川幸男、高橋祐次、大西 誠、相磯成敏、相崎健一、菅野 純 シックハウス症候群レベルの極低濃度暴露の際の海馬における Percellome 法による吸入トキシコゲノミクスと遅発性中枢影響解析
第42回日本毒性学会学術年会(2015.6.30)

菅野 純、相崎 健一、北嶋 聡 Percellome Toxicogenomics における動的バイオマーカー(Dynamic Biomarker)のカタログ化とその毒性予測利用
第42回日本毒性学会学術年会(2015.7.1)

菅野 純、種村健太郎 ヒトの急性中毒症状を動物実験で再現できるか - 有機リン剤等暴露後の遅発性毒性の発現実験より -
第37回日本中毒学会総会・学術集会(2015.7.17)

Jun Kanno, Satoshi Kitajima, Ken-ichi Aisaki, Percellome Toxicogenomics for Mechanistic Analysis Towards Chronic Toxicity by a Newly Designed Repeated Dose Study, 51st Congress of the European Societies of Toxicology (EUROTOX2015) (2015.9.15), Porto, Portugal

Jun Kanno, Satoshi Kitajima, Kentaro Tanemura and Ken-ichi Aisaki, "Signal Toxicity" to study Endocrine Disruptors Issues and Children's Toxicology, and to make molecular-based linkage with Classical Toxicology (2015.10.29), 2nd Malaysian Congress of Toxicology(MyCOT2015), Chulan Kuala

Lumpur , Malaysia, Keynote

Jun Kanno, Percellome Toxicogenomics Project (2015.11.10), 9th Congress of Toxicology in Developing Countries (CTDC9), Natal, Brazil, Symposium

Jun Kanno, The concept of "repeated exposure" and possible links to epigenetic regulations.-with repeated dose studies introducing baseline responses and transient responses with possible link to epigenetics, (2015.11.12) ECETOC Workshop "The Role of Epigenetics in Reproductive Toxicity", Brussels, Oral

Jun Kanno, Introduction of Percellome Project with special reference to the concept of "signal toxicity", (2015.11.12) ECETOC Workshop "The Role of Epigenetics in Reproductive Toxicity", Brussels, Oral

Jun Kanno, Satoshi Kitajima and Kentaro Tanemura, The Concept of "Signal Toxicity" for the Planning of Research on Endocrine Disrupting Chemicals Issues (2015.12.1), The 63rd NIBB Conference "Environment to Bioresponse", Okazaki, Symposium

菅野 純
OECD EDTA-AG/EAGMST における AOP と、
Toxicogenomic 応用の試み
環境ホルモン学会第 18 回研究発表会
(2015.12.11)

Jun Kanno, Ken-ichi Aisaki, Satoshi Kitajima, Percellome Toxicogenomics, 50th Congress of the European Societies of Toxicology (EUROTOX2014)(2014.9.9)Edinburgh, UK, poster

Jun Kanno, Ken-ichi Aisaki, Satoshi Kitajima, Percellome toxicogenomics project as the 3R-toxicology and the foundation of in vitro- and in silico-toxicology, the 9th World Congress on Alternatives and Animal Use in the Life Sciences (WC9) (2014.8.27), Prague, Czech Republic, Oral

相崎健一、北嶋 聡、菅野 純、遺伝子発現から見た毒性学 Percellome トキシコゲノミクスの進捗、第 36 回日本中毒学会総会・学術集会(2014.7.25) 東京、シンポジウム

北嶋 聡、小川幸男、大西 誠、相磯成敏、相崎健一、五十嵐勝秀、高橋祐次、菅野 純、シックハウス症候群レベルの極低濃度吸入暴露時の海馬 Percellome トキシコゲノミクス - 化学構造が異なる 3 物質の比較 -、第 41 回日本毒性学会学術年会 (2014.7.3) 神戸、口演

菅野 純、相崎健一、北嶋 聡、Percellome Project の進捗 新型反復暴露による慢性毒性の予測に向けての分子背景の解析、第 41 回日本毒性学会学術年会 (2014.7.2) 神戸、シンポジウム

北嶋 聡、種村健太郎、菅野 純、毒性の網羅的把握のための遺伝子発現ネットワーク描出と動的バイオマーカー抽出、第 41 回日本毒性学会学術年会(2014.7.2)神戸、シンポジウム

G. 知的所有権の取得状況

1. 特許取得
なし

2. 実用新案登録
なし

3. その他
なし

厚生労働科学研究補助金（化学物質リスク研究事業、H26-化学-一般-001）
化学物質の経気道暴露による毒性評価の迅速化、定量化、高精度化に関する研究
－ シックハウス症候群を考慮した不定愁訴の分子実態の把握と
情動認知行動影響を包含する新評価体系の確立－
平成 26 年度～28 年度 総合研究報告書
分担研究報告書

分担研究課題： 吸入暴露影響の情動認知行動解析と神経科学的物証の収集

研究分担者 種村健太郎 東北大学大学院農学研究科 動物生殖科学分野・教授

研究要旨

本分担研究は、情動認知行動解析と海馬における神経科学的物証の収集による中枢に対する有害性の実証、及び遺伝子発現変動データの中枢影響に関する予見性の確認、を目的とする。この際、脳が高感受性期にある子どもの特性に配慮した遅発性影響も検討する。

平成 26 年度は、吸入暴露実験に対応した情動認知行動解析系の整備を行った後、キシレン(0、2.0 ppm: 2.0 ppm は指針値の 10 倍濃度)について、22 時間/日×7 日間反復暴露をマウス（成熟期）に実施し、情動認知行動をオープンフィールド試験、明暗往来試験、条件付け学習記憶試験により解析した。その結果、暴露終了日に実施した際には空間-連想記憶及び音-連想記憶の低下が認められたが、暴露 3 日後に実施した際には全ての試験に有意な変化は認められなかった。この結果から、キシレンの暴露による学習記憶異常は可逆的であったが、海馬に対する有害性の実証された。加えて、生後 2 週齢から 3 週齢時（幼若期）にキシレン(0、2.0 ppm)について 22 時間/日×7 日間反復暴露を実施し、成熟後 12 週齢時に情動認知行動解析を検討した結果、音-連想記憶の低下が認められ、遅発性に情動認知行動に影響することが明らかとなり、生後脳発達への有害性が示唆された。

平成 27 年度はホルムアルデヒド(0、1.0 ppm: 1.0 ppm は指針値の約 10 倍濃度)について、22 時間/日×7 日間反復暴露を成熟期のマウスに実施し、情動認知行動を 3 種類の試験により解析した結果、暴露終了日では、キシレンの場合と同様に、空間-連想記憶及び音-連想記憶の低下が認められた。一方、暴露 3 日後での解析では、キシレンの場合はこれらの低下は回復したが、ホルムアルデヒドでは回復が認められなかった。以上の事は、海馬に対する有害性を実証し、海馬での遺伝子発現変動データの予見性を確認したものと考えられる。加えて、生後 2 週齢から 3 週齢時（幼若期）にホルムアルデヒド(0、1.0 ppm)について 22 時間/日×7 日間反復暴露を実施し、成熟後 12 週齢時に情動認知行動解析を検討した結果、遅発影響が認められず、この原因として吸入暴露が不十分であった事が考えられ、幼若期暴露方法における課題が残った。

そこで平成 28 年度は、ホルムアルデヒドの幼若期暴露方法の再検討に向けた離乳後（4 週齢）の個別飼育による SH レベルでの 22 時間/日×7 日間反復暴露を実施し、成熟後の情動認知行動解析を検討したところ、遅発影響は認められず、幼若期影響として検討するには 4 週齢では遅すぎる事が考えられた。

A . 研究目的

実験動物による吸入毒性試験において病理組織学的な病変を誘発する暴露濃度は、人のシックハウス症候群（SH）の指針濃度をはるかに超える濃度であることから、毒性試験から得た情報を人へ外挿することの困難さが指摘されてきた。これに対し、先行研究では平成 14 年「厚生労働省シックハウス問題に関する検討会」が掲げる物質をその指針値レベルでマウスに反復吸入暴露（7 日間）し、病理組織所見が得られない段階での遺伝子発現変動を Perce llome トキシコゲノミクス法により測定し、肺、肝において化学物質固有及び共通のプロファイルを網羅的に捕えた。加えて、海馬に対し化学構造の異なる 3 物質が共通して神経活動抑制を示唆する遺伝子発現変化を誘発したことから、人の SH における「不定愁訴」の原因解明の手がかりとなる可能性が示された。

本分担研究では、情動認知行動解析と海馬における神経科学的物証の収集による中枢に対する有害性の実証、及び遺伝子発現変動データの中枢影響に関する予見性の確認、を目的とする。この際、脳が高感受性期にある子どもの特性に配慮した遅発性影響も検討する。

B . 研究方法

吸入暴露影響の情動認知行動解析と神経科学的物証の収集：

雄性マウス（成熟期[11 週齢]及び幼若期[2 週齢]）を対象とした 22 時間/日×7 日間反復暴露（2 用量、6 群構成、各群 8 匹）を実施し、成熟期マウスの場合は、暴露終了日及び暴露 3 日後に、幼若期マウスの場合は

成熟後(12 週齢時)に、オープンフィールド試験、明暗往来試験、条件付け学習記憶試験等からなる行動解析バッテリー試験を高精度に実施すると共に、脳における組織化学解析・タンパク発現解析により神経科学的物証の収集を行う。なお、幼若期マウスは哺乳動物であるため、母マウスと共に吸入暴露を実施する。尚、その前段階として吸入暴露装置と行動解析装置を可能な限り近接させることによって、行動解析時の混交要因としての移動ストレスを軽減させるため、移動式の行動解析装置を整備した（行動バッテリー-ユニット マウス 2 個体用：Mobile-M2、小原医科産業）。

ただし、平成 27 年度（昨年度）に実施したホルムアルデヒドの幼若期吸入暴露の際、遅発影響が認められず、この原因として、吸入暴露が不十分であった事が考えられ、幼若期暴露方法における課題が残った。すなわち授乳中であり、母マウス同居下の群飼いに、ホルムアルデヒドが母マウスの被毛などに吸着してしまったことが考えられた。そこで、平成 28 年度は、母マウスとの同居が不要で、個別飼いが可能となる条件下、できるだけ若齢である 4 週齢の雄性マウスを用いた検討（個別飼育）も実施する。すなわち、ホルムアルデヒド[ホルムアルデヒド液：ホルムアルデヒド 37.3%、メタノール 7.4%含有、ギ酸含量 0.04%以下]、和光純薬工業）の幼若期暴露方法の再検討のために、離乳後（4 週齢）の雄性マウスを対象に、極低濃度下（0、1.0 ppm）（1.0 ppm は指針値の約 10 倍濃度）、個別飼育による 22 時間/日×7 日間反復吸入暴露を実施し、成熟後(12 週齢時)に情動認知行動解析（2 用量、6 群構成、各群 8 匹）を検討した。こ

の際の4週齢という週齢は、個別飼いで吸入暴露を実施できる、できるだけ若齢の週齢を検討し、一般状態の変化や体重減少が認められない4週齢(28日齢)を選択した。予備検討の際、吸入チャンバー内にて、2.5、3あるいは4週齢にて金網ケージでの個別飼育を検討したところ、餌、水の摂取は認められるものの、いずれも3日後には著しい体重減少が認められた。この原因として、この時期の児マウスでは体温調節機能が不十分である可能性が考えられた。そこで、トレイ交換時の騒音などのストレスによる食殺防止の目的で、排泄物を受けるためのトレイ交換を無くすために、トレイ上にパルプ製床敷(パルマス μ)を、床敷と金網ケージが密着するように敷いているが、体温調節を支える為、更に金網ケージ内にも敷き検討したところ、4週齢であれば個別飼育が出来る事を確認した。

(倫理面への配慮)

動物実験の計画及び実施に際しては、科学的及び動物愛護的配慮を十分行い、所属の研究機関が定める動物実験に関する規定、指針を遵守した。

C. 研究結果

平成26年度はキシレンを対象とし、極低濃度下(0、2.0 ppm)(2.0 ppmは指針値の10倍濃度)、雄性マウス(成熟期[11週齢]及び幼若期[2週齢])について、22時間/日×7日間反復暴露(2用量、6群構成、各群8匹)を実施し、成熟期マウスの場合は、暴露終了日及び暴露3日後に、幼若期マウスの場合は成熟後(12週齢時)に情動認知行動解析を検討した。成熟期暴露の場合の解析

時点として、暴露終了日と暴露3日後の2つの時点を選択した。前者を選んだ理由は、先行研究での海馬における遺伝子発現解析から神経伝達の抑制を示唆するデータを有しており、この時点であれば情動認知行動異常が観察されると予想された為である。具体的には、神経伝達の抑制を示唆するIEGの発現低下は22時間暴露直後に、またその次の観測点である暴露休止24時間後には逆に発現のリバウンドが認められており、暴露終了日中は、IEGが発現低下している可能性が高いためである。他方、暴露3日後を選んだ理由は、この時点が当方で多くの解析データを有する遅発性の情動認知行動解析のプロトコールでの測定時点である為であり、これらのデータとの比較解析が可能となるためである。また幼若期マウスとして2週齢を選択した理由は、これも当方で多くの解析データを有する遅発性の情動認知行動解析のプロトコールでの暴露週齢である為であり、これらのデータとの比較解析が可能となるためである。

キシレンの成熟期暴露の場合の解析の結果、暴露終了日の時点では、オープンフィールド試験、明暗往来試験では対照群と比較し有意な変化は認められなかったが、条件付け学習記憶試験において空間-連想記憶及び音-連想記憶の有意な低下が認められた。一方、暴露3日後での解析では、全ての試験項目で対照群と有意な差は認められなかった。加えて、幼若期暴露後、成熟期での解析の結果、条件付け学習記憶試験において、音-連想記憶の有意な低下が認められた。

平成27年度はホルムアルデヒド(0、1.0 ppm: 1.0 ppmは指針値の約10倍濃度)につ

いて、22 時間/日×7 日間反復暴露を成熟期のマウスに実施し、情動認知行動を 3 種類の試験により解析した結果、暴露終了日には、キシレンの場合と同様に、空間-連想記憶及び音-連想記憶の低下が認められた。一方、暴露 3 日後での解析では、キシレンの場合はこれらの低下は回復したが、ホルムアルデヒドでは回復が認められなかった。加えて、生後 2 週齢から 3 週齢時（幼若期）にホルムアルデヒド(0、1.0 ppm)について 22 時間/日×7 日間反復暴露を実施し、成熟後 12 週齢時に情動認知行動解析を検討した結果、遅発影響が認められず、この原因として吸入暴露が不十分であった事が考えられ、幼若期暴露方法における課題が残った。

そこで平成 28 年度はまず、ホルムアルデヒドの幼若期暴露方法の再検討をおこない、個別飼いで吸入暴露を実施できる、できるだけ若齢の週齢を検討したところ、一般状態の変化や体重減少が認められない 4 週齢（28 日齢）を選択し、離乳後（4 週齢）の個別飼いで検討を実施した。具体的にはホルムアルデヒドについて極低濃度下（0、1.0 ppm）（1.0 ppm は指針値の約 10 倍濃度）雄性マウス（[4 週齢]）について 22 時間/日×7 日間反復吸入暴露実験（2 用量、2 群構成、各群 8 匹）を実施し、成熟後（[12 週齢]）のマウスの情動認知行動について解析した。その結果、対照群と比較し有意な低下は認められず、遅発影響は認められなかった。

D . 考察

平成 26 及び 27 年度の検討では、先行研究での 7 日間反復暴露の際の海馬における遺伝子発現解析から予見された情動認知行

動の異常を確認すべく、成熟マウスに対して、指針値の約 10 倍濃度のホルムアルデヒド（平成 27 年度）及びキシレン（平成 26 年度）の 22 時間/日×7 日間反復暴露後の情動認知行動解析を実施した結果、暴露終了日には、両物質共に、空間-連想記憶及び音-連想記憶の有意な低下が認められたが、暴露 3 日目には、ホルムアルデヒドの場合は回復しないが（不可逆的）、キシレンの場合は回復する（可逆的）ことが判明した。この事は、本研究の第二の目的である海馬に対する有害性を学習記憶異常として実証し、海馬での遺伝子発現変動データがこの異常に対する予見性を有することを確認したものと考える。

加えて、指針値の 10 倍濃度のキシレン（平成 26 年度）の幼若期暴露の場合は、成熟期に音-連想記憶の有意な低下が認められ、遅発性に情動認知行動に影響することが明らかとなり、脳発達への有害影響が認められた。このことから、SH レベルの吸入暴露であっても、SH 関連物質暴露による子どもの脳発達への影響が懸念された。

一方、ホルムアルデヒド（平成 27 年度）の幼若期暴露の場合は遅発影響が認められなかった。この点、ホルムアルデヒドを成熟期マウスに暴露した際の解析では、暴露終了 3 日後でも学習記憶異常が認められている事、またキシレン幼若期暴露後の成熟期マウスでの解析では不可逆的に情動認知行動異常が認められている事を考慮すると、ホルムアルデヒド幼若期暴露後、成熟期に情動認知行動異常が認められる可能性が非常に高く、これが認められなかった原因として、ホルムアルデヒドの吸入暴露が不十分であった事が考えられ、幼若期暴露方法

における課題が残った。成熟期マウス（11週齢）は吸入暴露の際、吸入暴露用金網ケージに個別飼いで実施しているが、幼若期マウス（2週齢）の場合は、授乳期であるため、金網ケージに、母マウスと共に児マウスを群飼いで実施している。したがって成熟期の場合と異なり、幼若期暴露の場合、この群飼いにより空気の攪拌が不十分となり、ホルムアルデヒドが十分に児マウスに到達しなかった可能性が考えられた。したがって、キシレンの幼若期暴露の場合でも、情動認知行動異常が認められたとはいえ、児マウスへの暴露が不十分であった可能性が考えられた。

そこで平成28年度は、幼若期マウスを個別飼いで吸入暴露を実施できる、離乳後（4週齢）の個別飼いで22時間/日×7日間反復吸入暴露を実施し、成熟後（[12週齢]）のマウスの情動認知行動について解析したが、遅発影響は認められなかった。

この原因として、ホルムアルデヒドが吸収されてしまっていることによる暴露量不全を完全には否定できない。

さらに、幼若期影響として検討するには4週齢では遅すぎる事も考えられた。すなわち、マウスにおいては、生後1-3週齢が臨界期に相当するとされており、シナプスの刈り込みによる神経回路の調整がなされるが、生後4週齢時の離乳期マウスでは、その時期をほぼ終えたと考えられる。従って離乳期マウスに対してのホルムアルデヒド吸入暴露による中枢影響は、極めて限定的であるか、一過性のものであることが推察される。

E. 結論

先行研究での7日間反復暴露の際の海馬における遺伝子発現解析から予見された情動認知行動の異常を確認すべく、成熟マウスに対して、指針値の約10倍濃度のホルムアルデヒド（平成27年度）及びキシレン（平成26年度）の22時間/日×7日間反復暴露後の情動認知行動解析を実施した結果、本研究の第二の目的である海馬に対する有害性を学習記憶異常として実証し、海馬での遺伝子発現変動データがこの異常に対する予見性を有することを確認したものと考える。

一方、ホルムアルデヒド（平成27年度）の幼若期暴露の場合は遅発影響が認められず、この原因として吸入暴露が不十分であった事が考えられ、幼若期暴露方法における課題が残った。そこで平成28年度は、幼若期マウスを個別飼いで吸入暴露を実施できる、離乳後（4週齢）の個別飼いで22時間/日×7日間反復吸入暴露を実施し、成熟後（[12週齢]）のマウスの情動認知行動について解析したが、遅発影響は認められず、幼若期影響として検討するには4週齢では遅すぎる事が考えられた。従って、幼若期暴露影響については、母マウスの被毛に吸着し易い化学物質については、今後、再検討する必要があると考えられる。

本研究により、急増中の新規物質について、少なくとも、平成14年の厚生労働省シックハウス問題に関する検討会」が掲げる化学物質（ガス体11種）との異同は、高精度に判定可能となったものとする。

F. 健康危機情報

なし

G. 研究発表

1. 論文発表

Furukawa Y, Tanemura K, Igarashi K, deta-Otsuka M, Aisaki K, Kitajima S, Kitagawa M, Kanno J. Learning and memory deficits in male adult mice treated with a benzodiazepine sleep-inducing drug during the juvenile period. *Front Neurosci* 10: 339- ,2016.

Ohtani N, Iwano H, Suda K, Tsuji E, Tanemura K, Inoue H, Yokota H. Adverse effects of maternal exposure to bisphenol F on the anxiety- and depression-like behavior of offspring. *J Vet Med Sci*. 2016 Dec 25. doi: 10.1292/jvms.16-0502. [Epub ahead of print] PubMed PMID: 28025458.

Kobayashi N, Okae H, Hiura H, Chiba H, Shirakata Y, Hara K, Tanemura K, Arima T. Genome-Scale Assessment of Age-Related DNA Methylation Changes in Mouse Spermatozoa. *PLoS One*. 2016 Nov 23;11(11):e0167127. doi: 10.1371/journal.pone.0167127. PubMed PMID: 27880848; PubMed Central PMCID: PMC5120852.

Juliandi B, Tanemura K, Igarashi K, Tominaga T, Furukawa Y, Otsuka M, Moriyama N, Ikegami D, Abematsu M, Sanosaka T, Tsujimura K, Narita M, Kanno J, Nakashima K. Reduced Adult Hippocampal Neurogenesis and Cognitive Impairments following Prenatal Treatment of the Antiepileptic Drug Valproic Acid. *Stem Cell Reports*. 2015 Dec 8;5(6):996-1009.

Shirakata Y, Hiradate Y, Inoue H, Sato E and Tanemura K, Histone h4 modification during mouse spermatogenesis. *J Reprod Dev* 60(5): 383-387, 2014.

Inoue H, Hiradate Y, Shirakata Y, Kanai K, Kosaka K, Gotoh A, Fukuda Y, Nakai Y, Uchida T, Sato E and Tanemura K, Site-specific phosphorylation of Tau protein is associated with deacetylation of microtubules in mouse spermatogenic cells during meiosis. *FEBS Lett* 588(11): 2003-2008, 2014.

Hiradate Y, Inoue H, Kobayashi N,

Shirakata Y, Suzuki Y, Gotoh A, Roh SG, Uchida T, Katoh K, Yoshida M, Sato E, Tanemura K. Neurotensin enhances sperm capacitation and acrosome reaction in mice. *Biol Reprod*. 2014 Aug;91(2):53. Ohtake J, Sakurai M, Hoshino Y, Tanemura K, Sato E. Expression of focal adhesion kinase in mouse cumulus-oocyte complexes, and effect of phosphorylation at Tyr397 on cumulus expansion. *Mol Reprod Dev*. 2015 Mar;82(3):218-31.

2. 学会発表 (抜粋)

Kentaro Tanemura, Late effects on CNS with behavioral disturbance induced by early exposure of environmental chemicals. *Neuro* 2016 (2016.7.), Kanagawa

Kentaro Tanemura and Jun Kanno, Neurobehavioral toxicity at adult period Induced by pesticide exposure at juvenile period. 14th International Congress of Toxicology 2016 (ICT 2016) (2016.10.5), Merida, Mexico

種村 健太郎, 古川 佑介, 北嶋 聡, 菅野 純
キシレンの経気道吸入暴露によるマウス行動影響解析
第 43 回日本毒性学会学術年会(2016.6.30)

種村 健太郎, 古川 佑介, 北嶋 聡, 菅野 純
キシレン吸入暴露によるマウスへの中枢機能影響解析
第 159 回日本獣医学会学術集会(2016.9.)
北嶋 聡, 種村 健太郎, 菅野 純
医療現場への還元に向けた PerCellome Toxicogenomics による中枢神経毒性の動的バイオマーカー抽出研究
第 42 回日本毒性学会学術年会(2015.6.29)

北嶋 聡, 種村健太郎, 古川佑介, 小川幸男, 高橋祐次, 大西 誠, 相磯成敏, 相崎健一, 菅野 純
シックハウス症候群レベルの極低濃度暴露の際の海馬における PerCellome 法による吸入トキシコゲノミクスと遅発性中枢影響解析
第 42 回日本毒性学会学術年会(2015.6.30)

菅野 純, 種村健太郎
ヒトの急性中毒症状を動物実験で再現できるか - 有機リン剤等曝露後の遅発性毒性の

発現実験より -
第 37 回日本中毒学会総会・学術集会
(2015.7.17)

種村健太郎、古川祐介、斉藤洋克、白形芳樹、原健士朗、北嶋聡、菅野純
幼若期マウスへのネオニコチノイド系農薬投与による神経行動毒性発現
第 18 回環境ホルモン学会(2015.12.)

平賀孔、種村健太郎
マウスへのネオニコチノイド系農薬アセタミプリド単回曝露による遅発中枢影響の性差、第 41 回 日本毒性学会学術年会
(2014.7.)

種村健太郎、菅野 純
ネオニコチノイド系農薬による中枢神経影響解析および生殖機能影響解析、第 17 回環境ホルモン学会、第 17 回環境ホルモン学会研究発表会 (2014.12.)

古川佑介、種村健太郎、相崎 健一、北嶋 聡、菅野 純
アセチルコリンエステラーゼ阻害作用をもつ殺虫剤の曝露による遅発性の中枢神経影響の比較、第 17 回環境ホルモン学会研究発表会(2014.12.10)

平賀孔、種村健太郎
マウスへのネオニコチノイド系農薬アセタミプリド単回曝露による遅発中枢影響の性差、第 17 回環境ホルモン学会研究発表会
(2014.12.)

H. 知的所有権の取得状況

1. 特許取得

なし

2. 実用新案登録

なし

3. その他

なし

II. 研究成果の刊行に関する一覧表

研究成果の刊行に関する一覧表

雑誌

発表者氏名	論文タイトル名	発表誌名	巻名	ページ	出版年
Furukawa Y, Tanemura K, Igarashi K, deta-Otsuka M, Aisaki K, Kitajima S, Kitagawa M, Kanno J.	Learning and memory deficits in male adult mice treated with a benzodiazepine sleep-inducing drug during the juvenile period.	Front Neurosci	10	339 -	2016
Ohtake F, Saeki Y, Ishido S, Kanno J, Tanaka K.	The K48-K63 Branched Ubiquitin Chain Regulates NF- κ B Signaling.	Mol Cell	64(2)	251 - 266	2016
Suzui M, Futakuchi M, Fukamachi K, Numano T, Abdelgied M, Takahashi S, Ohnishi M, Omori T, Tsuruoka S, Hirose A, Kanno J, Sakamoto Y, Alexander DB, Alexander WT, Jiegou X, Tsuda H.	Multiwalled carbon nanotubes intratracheally instilled into the rat lung induce development of pleural malignant mesothelioma and lung tumors.	Cancer Sci	107 (7)	924 - 935	2016
Hijikata M, Matsushita I, Hang NTL, Thuong PH, Tam DB, Maeda S, Sakurada S, Cuong VC, Lien LT, Keicho N.	Influence of the polymorphism of the DUSP14 gene on the expression of immune-related genes and development of pulmonary tuberculosis.	Genes and Immunity	17	207 - 212	2016
Ohtani N, Iwano H, Suda K, Tsuji E, Tanemura K, Inoue H, Yokota H.	Adverse effects of maternal exposure to bisphenol F on the anxiety- and depression-like behavior of offspring.	J Vet Med Sci.	Dec 25		2016
Kobayashi N, Okae H, Hiura H, Chiba H, Shirakata Y, Hara K, Tanemura K, Arima T.	Genome-Scale Assessment of Age-Related DNA Methylation Changes in Mouse Spermatozoa.	PLoS One Nov 23	11(11)	e016 7127	2016

Juliandi B, Tanemura K, Igarashi K, Tominaga T, Furukawa Y, Otsuka M, Moriyama N, Ikegami D, Abematsu M, Sanosaka T, Tsujimura K, Narita M, Kanno J, Nakashima K	Reduced Adult Hippocampal Neurogenesis and Cognitive Impairments following Prenatal Treatment of the Antiepileptic Drug Valproic Acid.	Stem Cell Reports	5 (6)	996 - 1009	2015
Xu J, Alexander DB, Iigo M, Hamano H, Takahashi S, Yokoyama T, Kato M, Usami I, Tokuyama T, Tsutsumi M, Tamura M, Oguri T, Niimi A, Hayashi Y, Yokoyama Y, Tonegawa K, Fukamachi K, Futakuchi M, Sakai Y, Suzui M, Kamijima M, Hisanaga N, Omori T, Nakae D, Hirose A, Kanno J, Tsuda H	Chemokine (C-C motif) ligand 3 detection in the serum of persons exposed to asbestos: A patient-based study.	Cancer Sci	106 (7)	825 - 832	2015
Matsushita I, Hang NT, Hong LT, Tam DB, Lien LT, Thuong PH, Cuong VC, Hijikata M, Kobayashi N, Sakurada S, Higuchi K, Harada N, Keicho N	Dynamics of immune parameters during the treatment of active tuberculosis showing negative interferon-gamma response at the time of diagnosis.	Int J Infect Dis	40	39 - 44	2015
Tanaka M, Yamazaki Y, Kanno Y, Igarashi K, Aisaki K, Kanno J and Nakamura T	Ewing's sarcoma precursors are highly enriched in embryonic osteochondrogenic progenitors.	J Clin Invest	124 (7)	3061 - 3074	2014
Janesick A, Nguyen TT, Aisaki K, Igarashi K, Kitajima S, Chandraratna RA, Kanno J and Blumberg B	Active Repression by RAR γ Signaling is Required for Vertebrate Axial Elongation.	Development	141 (11)	2260 - 2270	2014

Tanaka M, Aisaki K, Kitajima S, Igarashi K, Kanno J and Nakamura T	Gene expression response to EWS–FLI1 in mouse embryonic cartilage.	Genomics Data	2	296 - 298	2014
Ohba T, Xu J, Alexander DB, Yamada A, Kanno J, Hirose A, Tsuda H and Imaizumi Y.	MWCNT causes extensive damage to the ciliated epithelium of the trachea of rodents.	J Toxicol Sci	39(3)	499 - 505	2014
Xu J, Futakuchi M, Alexander DB, Fukamachi K, Numano T, Suzui M, Shimizu H, Omori T, Kanno J, Hirose A and Tsuda H.	Nanosized zinc oxide particles do not promote DHPN-induced lung carcinogenesis but cause reversible epithelial hyperplasia of terminal bronchioles.	Arch Toxicol	88(1)	65 - 75	2014
Hang NTL, Matsushita I, Shimbo T, Hong LT, Tam DB, Lien LT, Thuong PH, Cuong VC, Hijikata M, Kobayashi N, Sakurada S, Higuchi K, Harada N, Endo H and Keicho N.	Association between tuberculosis recurrence and interferon-gamma response during treatment.	J Infect	69	616 -6 26	2014

III . 研究成果の刊行物・別刷