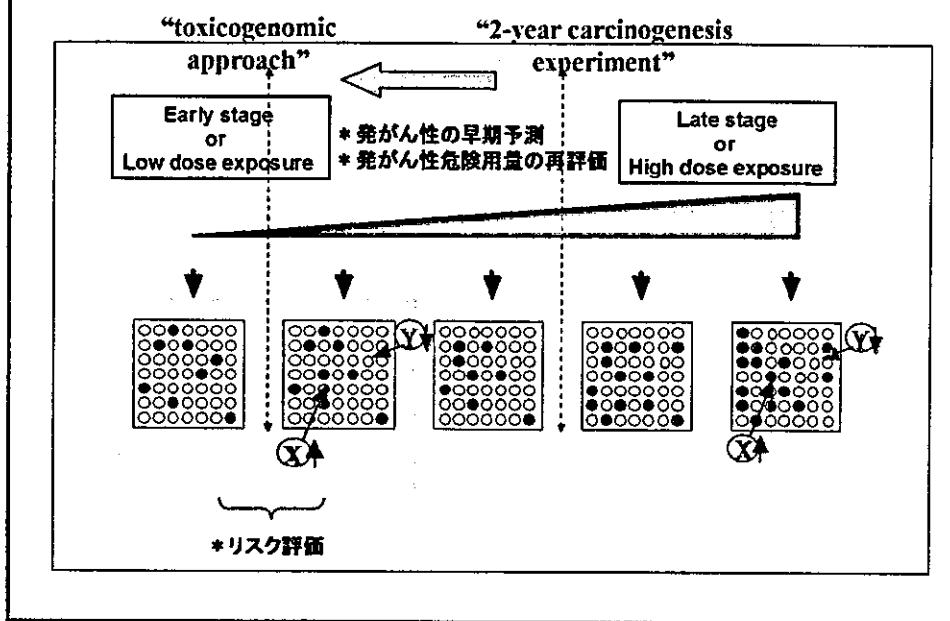
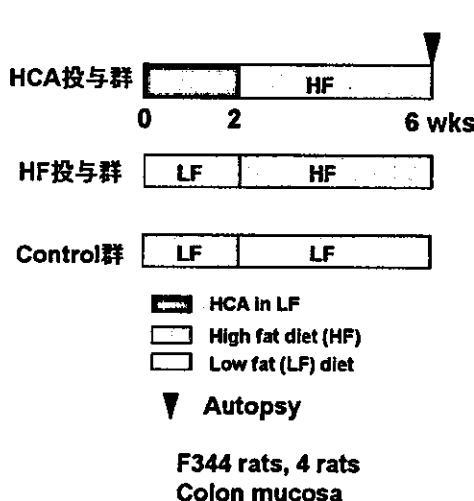


遺伝子発現情報からの化合物の大腸発がん性予測とリスク評価への応用



Experimental Protocol



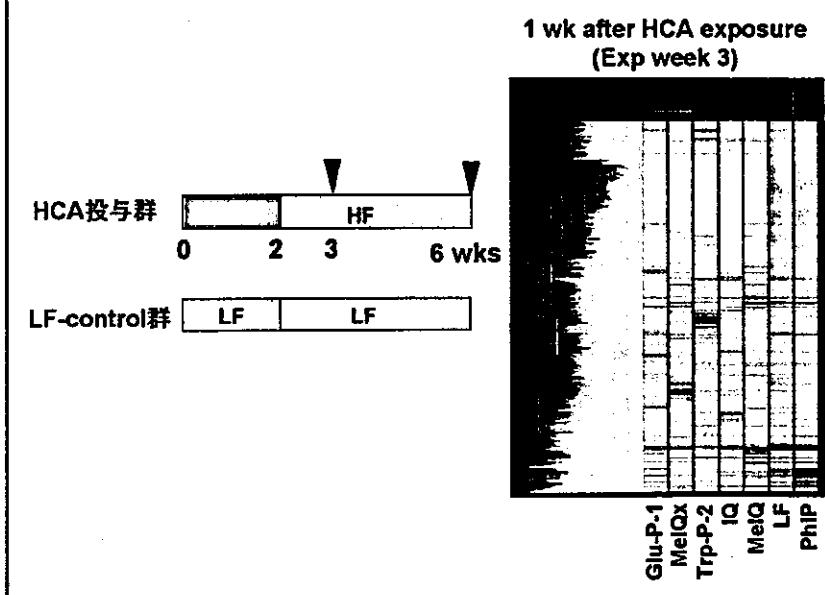
HCA	Concentration in diet (ppm)
PhIP	400
IQ	300
MeIQ	300
Glu-P-1	500
MeIQx	400
Trp-P-2	100
AαC	500
MeAαC	200

Induction of ACF and Tumors Treated with Various HCAs

HCAs	No. of ACF/rat	Colon carcinogenicity	
		Continues	Intermittent
PhIP	2.7 ± 1.5	++	++
IQ	1.8 ± 0.8	++	+
MeIQ	5.6 ± 2.3	+	++
Glu-P-1	1.8 ± 1.3	++	N.T.
MeIQx	1.6 ± 1.1	-	+ (low)
Trp-P-2	0	-	N.T.
AαC	0	-	N.T.
MeAαC	0.4 ± 0.5	-	N.T.

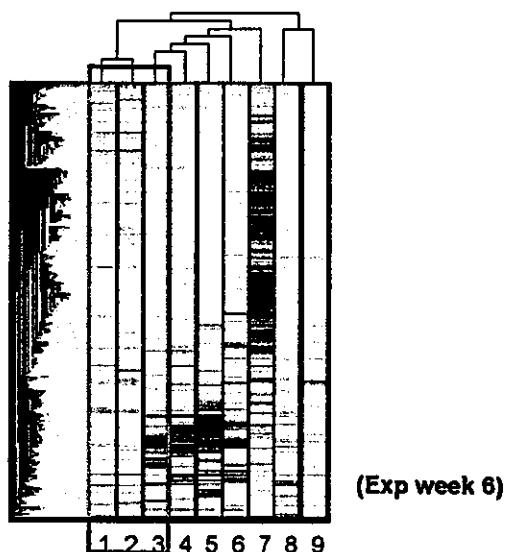
N.T. ; Not tested

Clustering Analysis of Gene Expression Profiles of Various HCAs



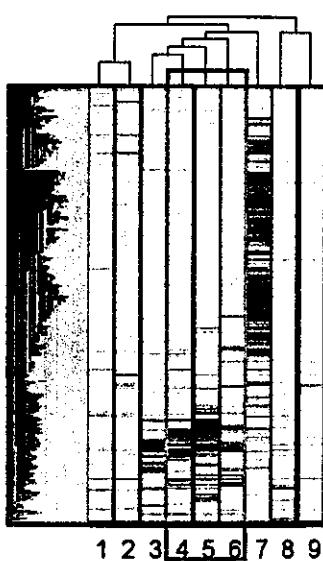
Hierarchical Clustering Analysis of Genes Induced by HCAs

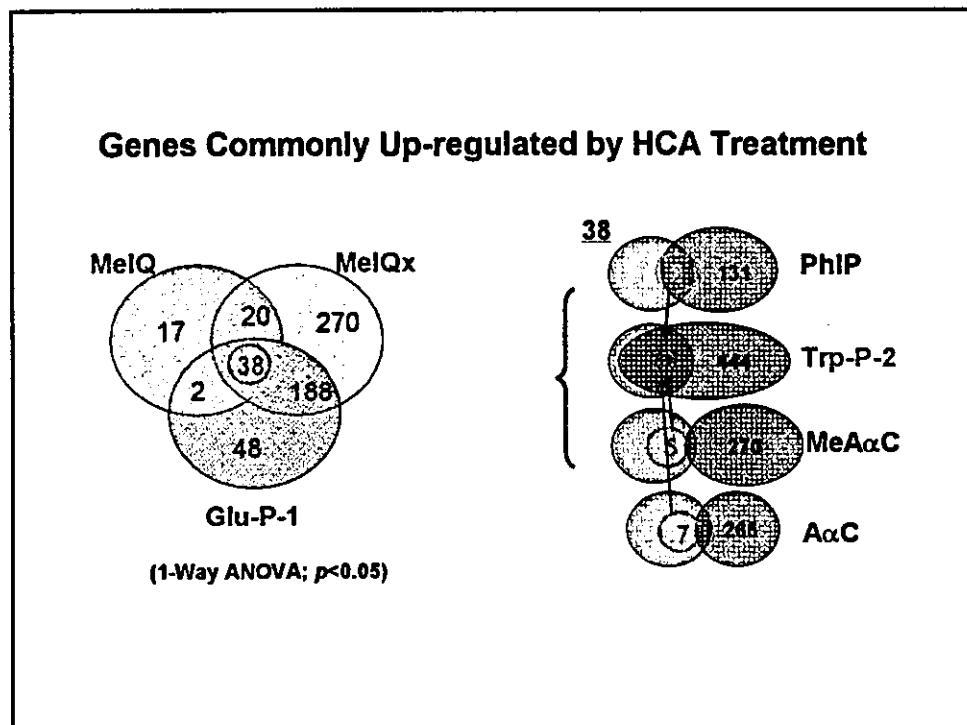
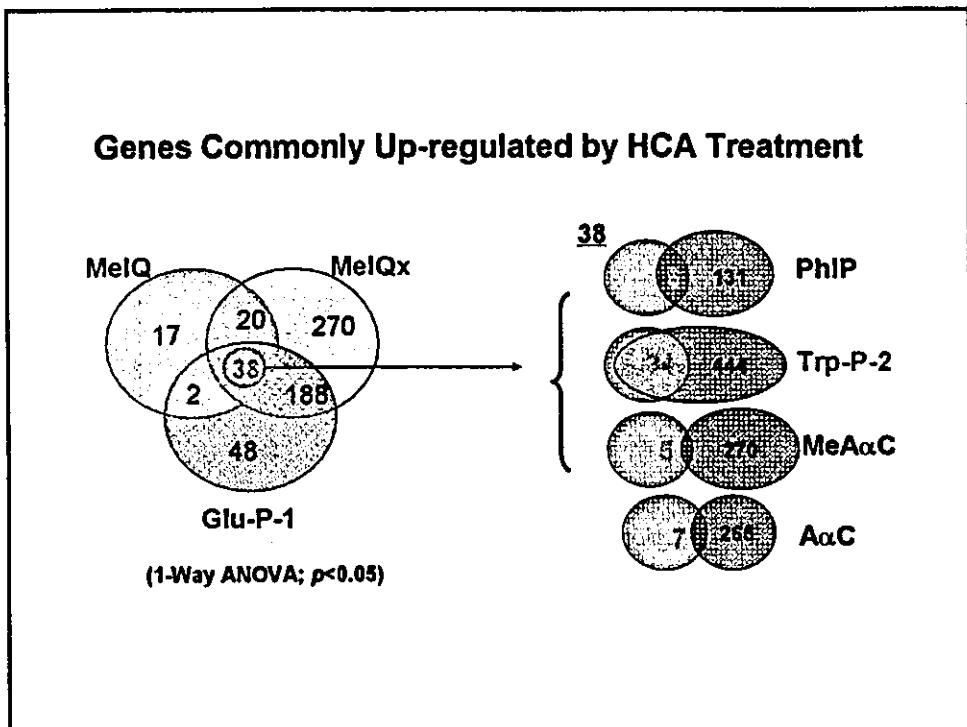
- 1. A α C
- 2. MeA α C
- 3. Trp-P-2
- 4. MelQx
- 5. Glu-P-1
- 6. MelQ
- 7. IQ
- 8. PhIP
- 9. Low-fat control



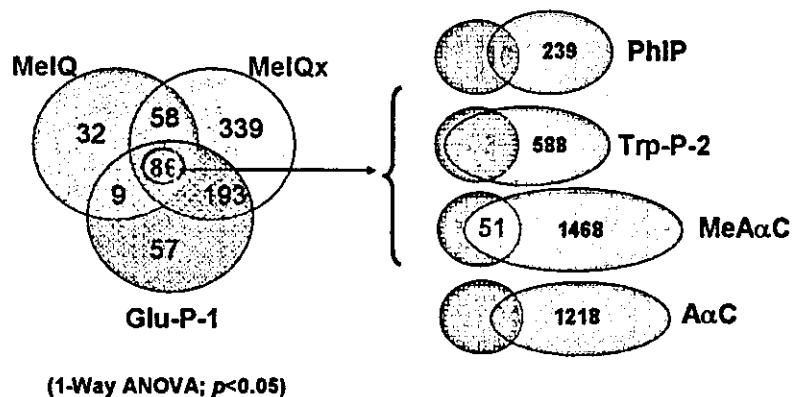
Hierarchical Clustering Analysis of Genes Induced by HCAs

- 1. A α C
- 2. MeA α C
- 3. Trp-P-2
- 4. MelQx
- 5. Glu-P-1
- 6. MelQ
- 7. IQ
- 8. PhIP
- 9. Low-fat control

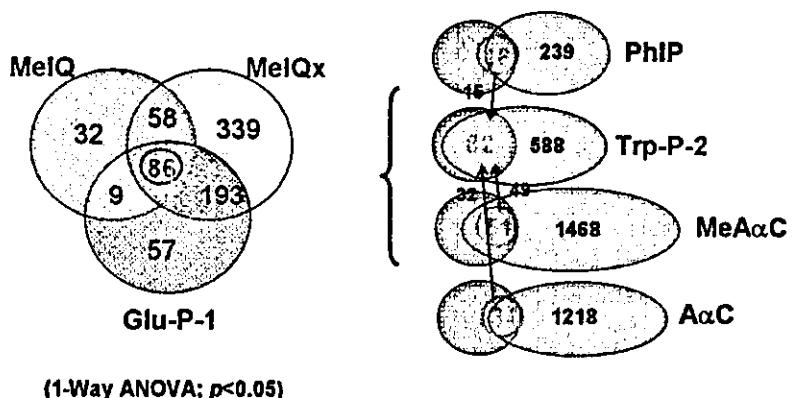




Genes Commonly Down-regulated by HCA Treatment

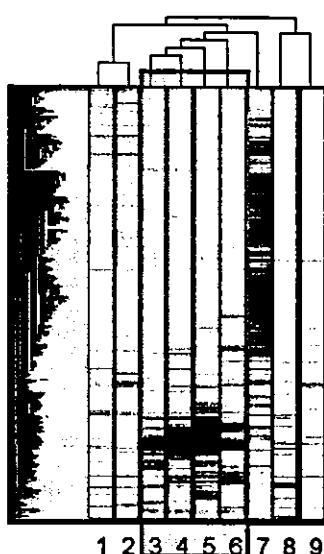


Genes Commonly Down-regulated by HCA Treatment

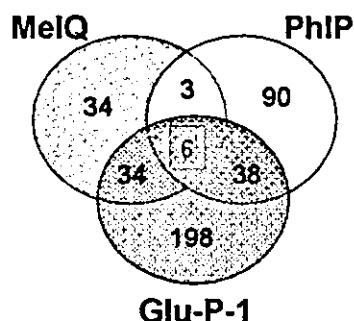


Hierarchical Clustering Analysis of Genes Induced by HCAs

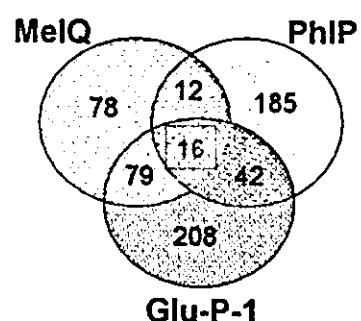
- 1. AαC
- 2. MeAαC
- 3. Trp-P-2
- 4. MelQx
- 5. Glu-P-1
- 6. MelQ
- 7. IQ
- 8. PhIP
- 9. Low-fat control



Number of Genes Commonly Up- or Down-regulated by PhIP, MelQ and Glu-P-1



HCAs ↑ > LF-control



HCAs ↓ > LF-control

(1-Way ANOVA; $p<0.05$)

PhIP, Glu-P-2, MeIQ投与により共通に発現変化する遺伝子リストを用いた発がん性予測の検討



発現遺伝子のプロファイルから、Trp-P-2の大腸
発がん性が予測される



今後、Trp-P-2の「短期間欠投与法」を用いた大腸発がん性の検討が必要と考えられる

厚生労働科学研究費補助金（萌芽的先端医療技術推進研究事業）
分担研究報告書

恒常性維持機構を標的とした毒性に関する研究
分担研究者 菅野 純 国立医薬品食品衛生研究所・毒性部長

研究要旨

トキシコゲノミクス手法を用いた医薬品安全性評価予測システムの構築とその基盤に関する研究に関する課題として、特に恒常性維持機構に係わる遺伝子発現データ解析方法の開発手法の確立と、その検証に必要な生物学的基礎研究を行った。まず、(1)モデルとしてのアリルハイドロカーボン受容体(Aryl hydrocarbon receptor, Ahr)作動性化学物質暴露時における恒常性維持機構に関連する遺伝子群に関する研究、そして応用篇として(2)恒常性維持に関わるエピジェネティック制御機構障害の神経幹細胞をモデルにした研究を実施し、更に(3)発がんプロモーション過程の甲状腺・自律性差の解析にかかる検討に着手した。

A. 研究の目的

(1) モデルとしてのアリルハイドロカーボン受容体(Aryl hydrocarbon receptor, Ahr)作動性化学物質暴露時における恒常性維持機構に関連する遺伝子群に関する研究

現在、医薬品・食品等の安全性評価方法として、動物実験モデルを用いた方法が広く行われている。この方法では、高濃度における生体反応から低濃度における反応を予測することが通常行われている。しかし、恒常性維持機構が働く系に外界から化学物質の刺激が加わっても、そのフィードバックにより低濃度での生体への影響が捉えにくいことが多い。そして、影響が捕らえられないから障害性が全く無いと言い切れるわけではない。内分泌かく乱化学物質等、このような特徴を持つ化学物質の安全性を評価するためには、評価に値する情報を表

現型が現れない状況で取得する必要性がある。このためには網羅的遺伝子発現解析を行うことにより、フィードバック機構に関する遺伝子群の発現変動の評価方法を開発する必要があり、それに必要な標準化手法・統計解析等の情報処理に関する新手法の開発・応用を行ってきた。

本研究では、特に恒常性維持機構に係わる遺伝子発現データの解析手法の確立とその検証に必要な生物学的基礎研究を行うことを目的とし、昨年度まで、日内変動遺伝子群、及びモデルケースとしてAhr作動性化学物質であるTCDD暴露時における恒常性維持機構に関連する遺伝子群について研究を行ってきた。本年度は、TCDDと同様にAhrを介した作用メカニズムを持つ化学物質に暴露されたときの遺伝子発現プロファイルとの比較検討を行った。

(2) 恒常性維持に関するエピジェネティック制御機構障害の神経幹細胞をモデルにした研究

個体を構成する細胞はその種類に応じて異なる特性を示すが、ゲノム DNA は同じである。特性の違いは異なる遺伝子発現パターンによって生じ、エピジェネティック制御機構がその基盤となる。エピジェネティック制御機構には、ゲノム DNA の修飾を介するものや、クロマチンを構成するヒストン蛋白質の修飾を介するものがあり、どちらも化学物質による影響を受けることが知られている。よって、個体が恒常性を維持するためには、このエピジェネティック制御機構が適切に機能し、細胞の特性が維持されることが必須である。

エピジェネティック制御機構の中でも、ゲノム DNA の修飾を介する制御は、遺伝子発現のオンオフを恒久的に制御する特に重要性の高い制御機構であり、シトシン塩基のメチル化修飾を介することが知られている。このシトシン塩基のメチル化修飾は、臓器の形成・機能に必要な異なる特性の細胞を生み出す「幹細胞」の機能制御にとって必須である。殊に、神経幹細胞にこの異常が誘発されると、適切な神経系細胞の供給が行えなくなり、中枢神経系に恒久的な影響が残る可能性がある。しかし、メチル化修飾を搅乱する化学物質は、その毒性学的な重要性にもかかわらず、分子メカニズムの詳細は不明な点が多く、分子毒性基盤の整備は未だなされていない。

我々は、マウス胎児由来の神経幹細胞をモデルとして用い、シトシン塩基脱メチル化剤として知られる 5-アザシチジン

(AzaC) を神経幹細胞に暴露することで、神経幹細胞の機能制御における DNA メチル化の役割を、我々の開発した Percellome 手法を適用した網羅的遺伝子発現解析の結果を通して検討して来た。

(3) 発がんプロモーション過程の甲状腺・自律性差の解析

医薬品として開発された化学物質の中にしばしば見受けられる発がん物質は、各種遺伝毒性試験で明らかな遺伝子傷害性を示さず、その機序が殆ど不明な非遺伝子傷害性のものが多い。

発がんの初期過程は、イニシエートされた細胞が組織臓器の構成分としての恒常性を破綻させて、自律性の増殖形質を獲得することを起点としているが、この過程は背景を成す細胞環境から多大な影響を受ける。変異原性の知られていない医薬品等の動物に対する長期投与でしばしばみられる発がん性は、このような恒常性の破綻によって生じるもののが殆どであると考えられているが、化学物質固有の生体反応性から、がん化に至る反応性を弁別するのは、初期病変と発がんの母地を区別して解析する必要があるため、現在まで殆ど研究が進んでいない。

そこで本研究では、がん病変とその発生母地での網羅的遺伝子発現解析を行い、投与された化学物質による発がん過程特異的に誘起される遺伝子群の同定を行う。標的臓器は肝臓と甲状腺とし、それぞれについて強力な発がん促進作用を示す phenobarbital、kojic acid(KA) を用いる。部位特異的な発現解析手法として、独自に開発したパラフィン包埋切片中の微量組織からの定量的 RNA 発現解析を可能とするメ

タカーン固定法を用い、マイクロダイセクション法によりがん病変（あるいは前がん病変）と非がん部を分けてマイクロアレイ解析を行う。

B. 研究の方法

(1) モデルとしてのアリルハイドロカーボン受容体(Aryl hydrocarbon receptor, Ahr) 作動性化学物質暴露時における恒常性維持機構に関する遺伝子群に関する研究

B-1. 動物実験

12 週齢雄の C57BL/6 マウスに 4 種類の Ahr 作動性化学物質を下記に示す濃度で強制経口投与(各群 3 匹、溶媒:コーンオイル)し、2, 4, 8, 24 時間暴露後に肝臓をサンプリングした。

2,3,7,8-tetrachlorodibenzo-p-dioxin (TCDD)

1, 3, 10, 30 µg/kg

2,3,7,8-tetrachlorodibenzofuran (TCDF)

1, 3, 10, 30 µg/kg

3-methylcholanthrene (3-MC)

10, 30, 100 mg/kg

Indigo

30, 100, 300mg/kg

B-2. RNA の分離精製

当部が開発した "Perzellome" 手法に基づき検体を処理した。すなわち、組織を分離後すみやかに RNAlater (Ambion 社)により RNase を不活化した。RNAlater 除去後、 RLT buffer (Qiagen 社)を用いて組織破碎液を調製した。DNA 定量用蛍光試薬 Picogreen を用いて破碎液中の DNA 量を測定し、DNA 量に応じて Spike RNA cocktail (Bacillus RNA 5 種類の Mix)を添加した。TRI sol を用いて粗抽出し、RNeasy Kit により精製し、Total RNA を得た。精製した total RNA は

本年度は、KA 投与後 4 週目の病理組織学的検索と、KA 投与によって甲状腺に発現変動する遺伝子群の予備的な解析を行った。

電気泳動により品質を確認した。

B-3. GeneChip 解析

アフィメトリクス社のプロトコールに従い、total RNA 5 µg を T7 プロモーターが付加されたオリゴ dT プライマーを用いて逆転写し、cDNA を調製した。この cDNA を基に第二鎖を合成し、二本鎖 DNA とした。次に T7 RNA polymerase (Enzo 社)によりビオチン化 CTP, UTP の存在下 cRNA を合成した。二本鎖 DNA 及び cRNA 精製には GeneChip sample cleanup module (アフィメトリクス社)を使用した。得られた cRNA を 300-500bp になるよう断片化し、ハイブリダイゼーションコントロールを添加し、GeneChip ターゲット溶液とした。GeneChip は Mouse Genome 430 2.0 Array を使用した。45°C、18 時間のハイブリダイゼーション後、phycoerythrin (PE) ラベルストレプトアビジンにて染色し、専用スキャナーで測定した。測定したデータの標準化は Spike RNA の測定値を基に各遺伝子のシグナル値を細胞 1 個当たりのコピー数に変換する "Perzellome" 手法を用いて行った。解析は主に当部で開発した MF software を用いて行った。

(2) 恒常性維持に関わるエピジェネティック制御機構障害の神経幹細胞をモデルにした研究

胎生 14.5 日のマウス胎児の終脳の細胞を分離し、DNA の脱メチル化剤である AzaC

の存在下、低接着プレート上で培養し、浮遊細胞凝集塊（ニューロスフェア）を形成させた（図 2-1）。ニューロスフェアは単一の細胞が分裂を繰り返して形成する、神経幹細胞を豊富に含む細胞塊である。形成したニューロスフェアは、マーカーを用いた免疫染色（図 2-2）、Perceelome 手法を適用した GeneChip 解析による網羅的遺伝子発現解析に供した。

図 2-1 Procedure for embryonic neurosphere culture

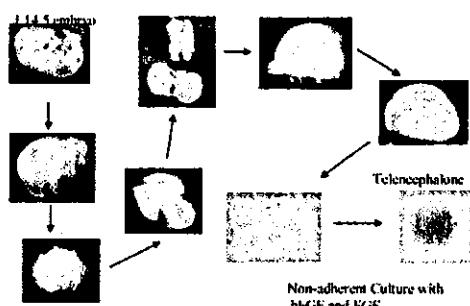
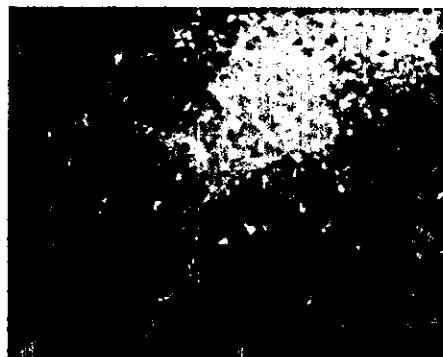


図 2-2 Cells in NS can differentiate into neuron, astrocyte & oligodendrocyte



Green: MAP2, Red: GFAP, Light blue: O4

(3) 発がんプロモーション過程の甲状腺・自律性差の解析

動物は、5 週齢の雄性 F344 ラット（日本 SLC）を用い、無処置群、DHPN 単独投与群については一群 20 匹ずつ、その他の

群については一群 8 匹ずつ計 6 群に群分けした（図 3-1）。

図 3-1:

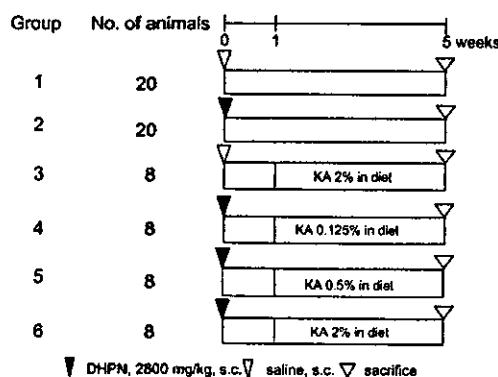


Fig. 1. Experimental design of the KA-induced thyroid carcinogenicity in the two-stage model using DHPN as an initiator.

一週間馴化した後、DHPN 単独投与群と二段階発がんモデル群には DHPN を 2800 mg/kg、無処置群と KA 単独投与群には生理食塩水を相当量単回皮下注射した。DHPN 投与一週後、KA 単独投与群と二段階発がんモデル群には KA を各々 2.0% (KA 単独投与群)、0.125, 0.5, 2.0% (DHPN+KA 群) の用量で基礎飼料 CRF-1 (オリエンタル酵母) に混じて投与した。KA 投与 4 週後に全動物をジエチルエーテル吸入麻酔下で放血殺し、両側の甲状腺を採取した。甲状腺の重量を測定後、無処置群、DHPN 単独投与群については 4 個体分の両側甲状腺をまとめ、計 4 サンプルを遺伝子解析用として RNA later (Ambion) に浸漬させ、残り 4 個体の両側甲状腺を形態観察用にホルマリン固定した。その他の群については、各個体の両側の甲状腺を頭側、尾側に二分し、頭側をホルマリン固定、尾側を RNA later に浸漬し個体ごとに採材した。ホルマリン固定材料は、病理組織学的検索を実施した。Total RNA 抽出は、RNeasy mini kit (Qiagen)

を用いて行い、各群から 4 サンプルを用意し、マイクロアレイは GeneChip Rat Genome 230 2.0 Array (Affymetrix)を用い、発現データを取り込んで定量した。遺伝子発現データについて、本年度は予備的に 2.0% KA 投与に起因する遺伝子発現プロファイルについて検討した。方法としては、GeneSpring ver.5.1 (Silicon Genetics)を用いて、各データの per chip normalization を global normalization により行い、2.0% KA 群、DHPN+2.0% KA 群に共通して 5 倍以上、あるいは 1/5 倍以下に変動した遺伝子について同定を行った。

C. 研究結果

(1) モデルとしてのアリルハイドロカーボン受容体(Aryl hydrocarbon receptor, Ahr)作動性化学物質暴露時における恒常性維持機構に関連する遺伝子群に関する研究
(1)-i Ahr 作動性化学物質投与マウス肝臓の遺伝子発現データの取得

Ahr 作動性化学物質を強制経口投与(各群 3 匹、溶媒:コーンオイル)し、2, 4, 8, 24 時間暴露後に肝臓をサンプリングした。この時、肝臓重量は 2 時間から 4, 8 時間にかけて減少し、24 時間に元のレベルに戻った。サンプリングした肝臓から、total RNA を取得し、GeneChip Mouse Genome 430 2.0 Array (アフィメトリックス社)により、45,101 プローブセットについて網羅的遺伝子発現解析を行った。当部で開発した SCa3 を用いて、"Percellome"手法に基づき、標準化を行った。これに伴い、バックグラウンドの蛍光値、コントロール遺伝子の発現値、total RNA を増幅する際の増幅効率、遺伝子発現値の頻度分布

等、各種にわたるクオリティーコントロールを行っている。また、遺伝子発現データの再現性をスキャッタープロットにより検討した。結果の一例を図 1-1 に示すように、同一群に属する 2 匹のマウスの発現量をそれぞれ X, Y 軸にプロットすると "Percellome" 手法により標準化したデータは $y = x$ の直線上に分布し、非常によい再現性が得られた。

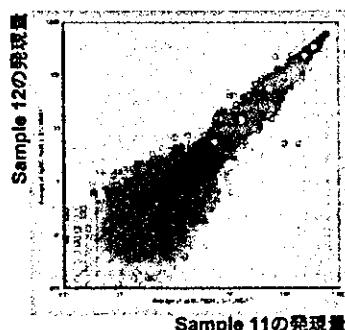


図 1-1. 同一群内の再現性の検討
遺伝子発現解析の再現性をスキャッタープロットにより検討した。TCDD、溶媒対照、2時間群の例を示した。n=3で取得したうち2つのサンプルの遺伝子の発現量をそれぞれX, Y軸にプロットすると "Percellome" 手法により標準化したデータは $y = x$ の直線上に分布し、非常によい再現性を示した。

本研究で施行した 4 種類の Ahr 作動性化学物質の実験は、それぞれ異なる時期に行っている。同じ暴露時間の溶媒群に属する 3 匹のマウスの遺伝子の発現量の平均値をとり、各々の化学物質の遺伝子の発現量を X, Y 軸にプロットすると $y = x$ の直線上に分布する(図 1-2)。これは、異なる時期に実験を行っても同一条件での遺伝子発現は同様の値をとっていることを示しており、4 種類の化学物質間の比較が可能であることを示していると考えられた。このような "Percellome" 手法による標準化を行うと、発現量を通常用いられている「基準量に対する比」ではなく、「絶対量」で表すことができる。こ

の“Percellome”手法で標準化したデータを以下の解析に使用した。

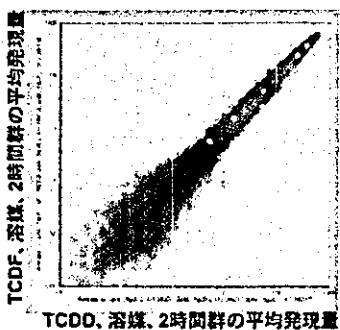


図1-2. 異なる化学物質を投与した際の溶媒対照群の再現性の検討

遺伝子発現解析の再現性をスキャッターブロットにより検討した。TCDDおよびTCDFを投与した際の溶媒対照、2時間群の例を示した。n=3で取得したサンプルの遺伝子の発現量の平均をそれぞれX、Y軸にプロットするとy=xの直線上に分布し、異なる化学物質を投与したときにも、溶媒対照群の発現量は非常によい再現性を示した。

(1)-ii 日内変動を示す遺伝子群

哺乳類には視床下部の視交叉上核(SCN)に概日性リズムを発振する中枢が存在するが、肝臓等の末梢組織にも SCN での遺伝子発現調節と同様の現象がみられ、ローカルな時計として機能していることが知られている。昨年度、恒常性を維持する機構の一例として、化学物質投与などとは非依存的に日内変動を示す遺伝子について解析を行った(表 1-1)。これらの遺伝子は、4 種類の化学物質いずれにおいても、日内変動を示した(図 1-3)。一部の遺伝子については、日内変動を示しながら、化学物質による発現誘導を示していた。

表1-1 日内変動パターンを示した遺伝子群

Gene ID	Symbol	Gene ID	Description
141572_at	Nrl	BC0005460	nucleolin
1416266_at	Tubb6	NM_011655	tubulin, beta 5
1418344_at	Lamp2	NM_010685	lysosomal membrane glycoprotein 2
1416816_at	Netr7	BQ175304	NRMA (never in mitosis gene a)-related expressed kinase 7
1416913_at	Esf1	NM_016894	esf-1
1416924_at	Brd3	NM_018772	brain protein 13
1416933_at	Por	NM_008998	P450 (cytochrome) oxidoreductase
1416958_at	Nrlc2	BC000556	nuclear receptor subfamily 1, group D, member 2
1416959_at	Nrlc2	NM_011594	nuclear receptor subfamily 1, group D, member 2
1417168_at	Usp2	NM_016908	ubiquitin specific protease 2
1417169_at	Usp2	AJ53394	ubiquitin specific protease 2
1417170_at	Pbef-pending	BC016359	pre-B-cell colony-enhancing factor
1417339_at	Dncl1	NM_019682	period homolog 2 (Drosophila)
1417602_at	Per2	NM_011666	period homolog 2 (Drosophila)
1417603_at	Per2	AF035832	period homolog 2 (Drosophila)
1417828_at	Aqp8	NM_007474	aquaporin 8
1418252_at	Hsd17b2	BC012662	hydroxysteroid (17-beta) dehydrogenase 2
1420268_at	Gdfp10	NM_010268	ganglioside-induced differentiation-associated-protein 10
1421829_at	Ak4	AB202038	adenylyl kinase 4
1421830_at	Ak4	NM_008647	adenylyl kinase 4
1421991_at	Igfbp4	NM_015017	insulin-like growth factor binding protein 4
1421992_at	Igfbp4	AA119124	insulin-like growth factor binding protein 4
1422568_at	Ndel1	AF232919	nuclear distribution gene E-like homolog 1 (A. nidulans)
1423086_at	Npc1	BB765205	Niemann-Pick type C1
1423792_at	Igfbp4	BC019632	insulin-like growth factor binding protein 4
1423804_at	Id1	BC004801	isopentenyl-diphosphate delta isomerase
1424275_at	Trim41	BC020158	isopeptidase motif-containing 41
1425099_at	Armt1	BC011080	aryl hydrocarbon receptor nuclear translocator-like
1425455_at	Map2k3	OT07115	mitogen activated protein kinase kinase 3
1425678_at	Sfrp1	BC020169	SNF related kinase
1425742_at	Tgb514	AF020188	transforming growth factor beta 1 induced transcript 4
1425792_at	Rox1	AF163668	RAR-related orphan receptor gamma
1425824_at	Pck4	DD01053	propionate convertase subtilisin/kexin type 4
1425941_at	Slc11a2	BB723862	solute carrier family 11 (proton-coupled divalent metal ion transporters), 3-hydroxy-3-methylglutaryl-Coenzyme A reductase
1427229_at	Hmgcr	BB123978	fatty acid 2
1427338_at	Tubb2	BC003472	fatty acid 2
1427838_at	Tubb2	M28739	fatty acid 2
1428381_at	2700038C05Rik	BBG656450	RIKEN cDNA 2700038C09 gene
1434665_at	Cpt1a	BB021753	carnitine palmitoyltransferase 1, liver
1435732_at	Abp60c	AY172216	ATPase, H ⁺ -transporting, V0 subunit C
1437932_at	Cdk1	AV227581	claudin 1
1438156_at	Cpt1a	BB119196	carnitine palmitoyltransferase 1, liver
1439270_at	Ran	AV116470	RAN, member RAS oncogene family
1442020_at	2610524G07Rik	NM_025596	RIKEN cDNA 2610524G07 gene
1442676_at	Tm4sf7	NM_053082	transmembrane 4 superfamily member 7
1442746_at	Cif1	NM_076887	cifin 1, non-muscle
1443930_at	Rpsd1-pending	NM_011303	retinal short-chain dehydrogenase/reductase 1
1444850_at	Ak2	BC008610	adenylyl kinase 2
1444851_at	Ak2	NM_018895	adenylyl kinase 2
1444867_at	Pbef-pending	AW088410	pre-B-cell colony-enhancing factor
1446819_at	Dhcr7	NM_007858	7-dehydrocholesterol reductase
1446842_at	Dncl1	NM_019682	period homolog 1, cytoplasmic, light chain 1
1448864_at	Sfrp1	NM_137411	SNF related kinase
1449109_at	Mirn2	NM_021462	MAP kinase-interacting serine/threonine kinase 2
1450014_at	Cdk1	NM_016674	claudin 1
1450264_at	Che	NM_013490	cholinesterase
1450387_at	Ak4	NM_009847	adenylyl kinase 4
1450982_at	Slc9a3r1	BG066206	solute carrier family 9 (sodium/hydrogen exchanger), isoform 3 regulator
1451002_at	Aco2	AA034563	acetoacetate 2, mitochondrial
1451122_at	Id1	BC004801	isopentenyl-diphosphate delta isomerase
1451255_at	Lach7-pending	BC004672	liver-specific bHLH-Zip transcription factor
1451371_at	1110025G12Rik	AY079153	RIKEN cDNA 1110025G12 gene
1451747_at	Map2k3	AA481780	mitogen activated protein kinase kinase 3
1452179_at	D530048A03Rik	BC066552	RIKEN cDNA D530048A03 gene
1452180_at	D530048A03Rik	BBG65238	RIKEN cDNA D530048A03 gene
1452482_at	Erbb3	B1251655	v-abl-b2 erythroblastic leukemia viral oncogene homolog 3 (avian)
1452555_at	--	AF037046	--
1452769_at	3732413H11Rik	AK011408	RIKEN cDNA 3732413H11 gene
1454758_at	Tgb514	AUD16382	transforming growth factor beta 1 induced transcript 4
1454967_at	--	SM246522	Mut musculus transcribed sequence with weak similarity to protein ref?
1454971_at	Tgb514	BB337514	transforming growth factor beta 1 induced transcript 4
1460409_at	Cpt1a	AI937925	carnitine palmitoyltransferase 1, liver

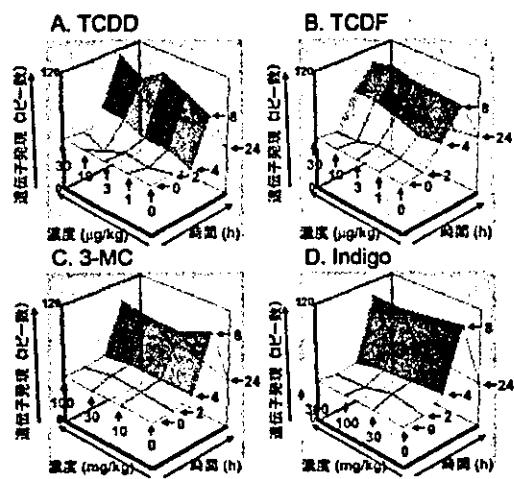


図 1-3 日内変動遺伝子
TCDD (A), TCDF (B), 3-MC (C), Indigo (D)投与時の
adenylate kinase 2 (AK2)遺伝子の発現パターンを示す。
右方向は時間軸を、左方向が濃度軸を、上方向が遺伝子の
発現量(コピー数)を表している。投与後、0-2時間の約50コ
ピーから、8時間後の約120コピーまで、化学物質非依存的に
発現が上昇し、24時間後には0-2時間後のレベルに戻ってお
り、日内変動を示している。

(1)-iii Ahr を介して発現が誘導される遺伝子群

TCDD, TCDF, 3-MC, 及び Indigo は Ahr を介して、生体に影響を与える。TCDD を例に示すと、Ahr を介して図 1-4 に示すような応答を示すことが報告されている。

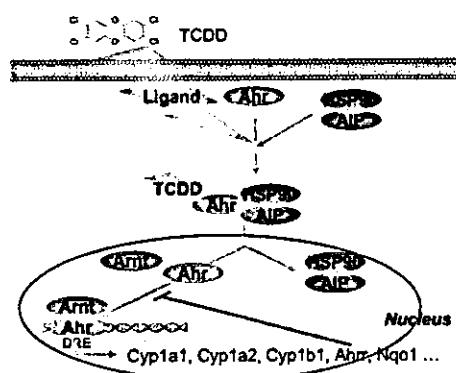


図 1-4 Ahr Pathway
TCDD, TCDF, 3-MC, Indigo は Ahr を介してシグナルを伝達
することが知られている。TCDD を例に示すが、Ahr リガンドが
結合することにより、Ahr は体内に移行し、dioxin response
element (DRE) を介して Cyp1a1 等の下流遺伝子の発現を誘
導する。

Ahr を介して発現が誘導される既知の遺伝子について発現パターンを解析した。

Cytochrome P450, family 1, subfamily a, polypeptide 1 (Cyp1a1) は TCDD により、2 時間から濃度依存的な誘導がみられ、8 時間後に発現量は低用量でも飽和に達したが、24 時間まで誘導が持続した。ダイオキシン類の毒性は TCDD を 1 とした毒性等価係数 (TEF) で評価されており、例えば、TCDF の TEF は 0.1 である。この TCDF の Cyp1a1 の誘導を検討したところ、AB に示すように、TEF にほぼ従った発現誘導差がみられた。3-MC は TCDD と同様に 2 時間から濃度依存的な誘導がみられたが、8 時間後に発現はピークを示し、24 時間後には発現の低下がみられ始めた。Indigo は 4~8 時間後に発現のピークを示し、24 時間後には元のレベルに戻った (図 1-5)。

さらに、Cyp1a1 同様、Ahr を介して発現が誘導される Cyp1a2 (図 1-6), Cyp1b1 (図 1-7)についても 4 種類すべてで誘導が確認された。昨年度、TCDD により早期に誘導・抑制が起こる遺伝子群について検討した結果、2, 4 時間と早期に発現のピークを迎える遺伝子として Serpine1, EST (AW558171), Hnf4, Oncogene-related (OR), Rassf1, Sap30, Txnip, Zfp36l1, Gadd45b, Nfe2l2 の 10 遺伝子を報告した。これらの遺伝子の多くが、他の 3 種類の Ahr 作動性化学物質においても同様に誘導されることが観察された。

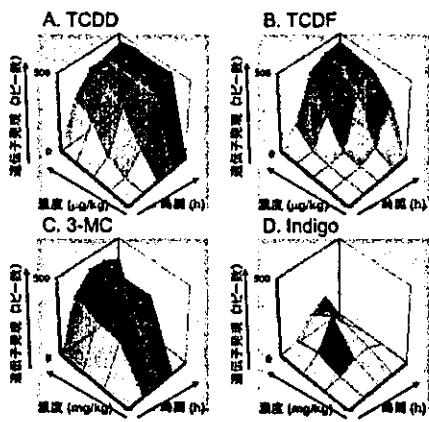


図 1-5. Cyp1a1 遺伝子の発現パターン
TCDD (A), TCDF (B), 3-MC (C), Indigo (D)投与時の
Cyp1a1 遺伝子の発現パターンを示す。
グラフの濃度軸と時間軸とは図1-3と同様である。遺伝子発現
は、細胞 1 個当たりに発現しているコピー数で表しており、発
現軸は 4 物質とともに 0 コピーから 600 コピーに固定している。

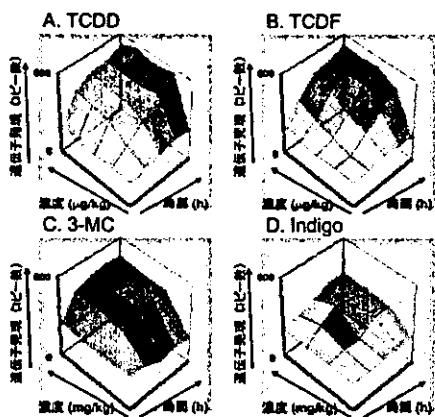


図 1-6. Cyp1a2 遺伝子の発現パターン
TCDD (A), TCDF (B), 3-MC (C), Indigo (D)投与時の
Cyp1a2 遺伝子の発現パターンを示す。
グラフの濃度軸と時間軸は図1-3と同様である。遺伝子発現
は、細胞 1 個当たりに発現しているコピー数で表しており、発
現軸は 4 物質とともに 0 コピーから 600 コピーに固定している。

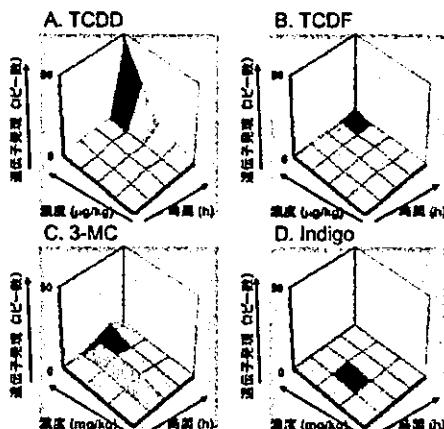
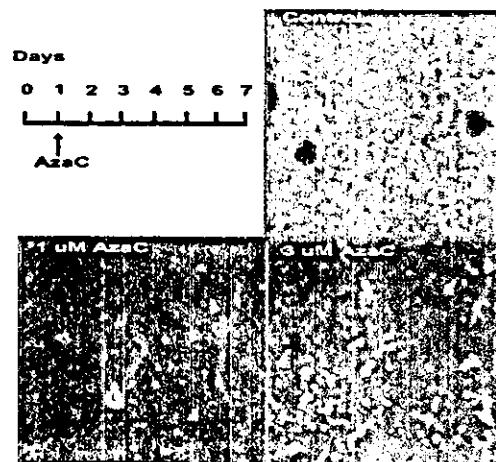


図 1-7. Cyp1b1 遺伝子の発現パターン
TCDD (A), TCDF (B), 3-MC (C), Indigo (D)投与時の
Cyp1b1 遺伝子の発現パターンを示す。
グラフの濃度軸と時間軸は図1-3と同様である。遺伝子発現
は、細胞 1 個当たりに発現しているコピー数で表しており、発
現軸は 4 物質とともに 0 コピーから 60 コピーに固定している。

(2) 恒常性維持に関わるエピジェネティック制御機構障害の神経幹細胞をモデルにした研究

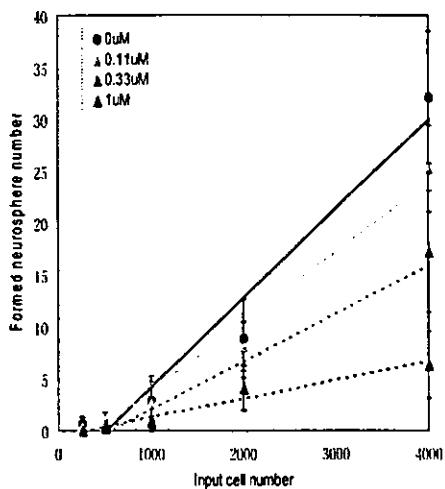
AzaC を暴露し、ゲノム DNA 中のシトシン塩基のメチル化程度を非特異的に低下させることによって、神経幹細胞にどのような変化が生じるかを検討した。その結果、1 uM AzaC の存在下では、未分化状態を維持できず付着してニューロン様の突起を有する細胞を含むニューロスフェアの割合が増加した（図 2-3）。

図 2-3: Effects of AzaC on Morphology of Neurosphere



これらの突起を有する細胞はニューロンのマーカー蛋白質である MAP2 に対する免疫染色に陽性であった。また、形成されるニューロスフェアの数（未分化状態維持に関係する）は、AzaC の濃度依存的に低下した（図 2-4）。よって、脱メチル化が神経幹細胞の未分化性維持能を抑制し、ニューロンへの分化を促進する方向に遺伝子発現を変化させることが示唆された。

図 2-4 : Decrease in Number of Neurosphere by AzaC



次に、AzaC が神経幹細胞の遺伝子発現パターンに及ぼす変化を、Percellome 手法を適用した GeneChip 解析により検討した。その結果、神経幹細胞の未分化性を維持するするために必要な Hes5 の発現が、AzaC の濃度依存的に低下することが示された。Hes5 と同等の機能を持つとされる Hes1 の発現にはほとんど変化が見られなかつたが、Hes1 の機能を抑制し、細胞の未分化性を失わせる Hes6 の発現が上昇した(図 2-5)。これら Hes 遺伝子群は、神経幹細胞の未分化性を維持するのに必須な Notch シグナルによって発現が制御される遺伝子であり、AzaC は Notch シグナル系を抑制する作用を持つことが示唆された。

図 2-5 : Down-regulation of Notch Signaling in Neurosphere Treated with AzaC

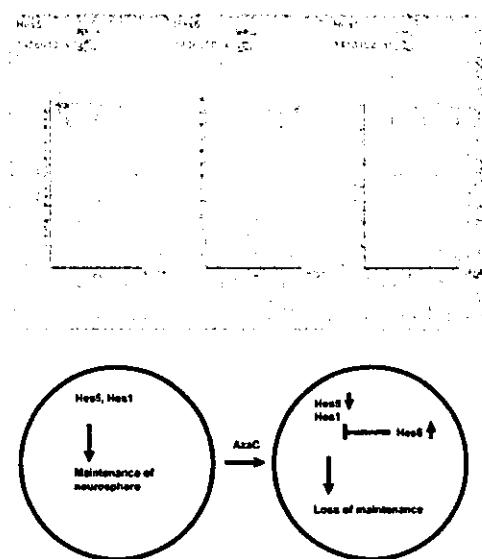
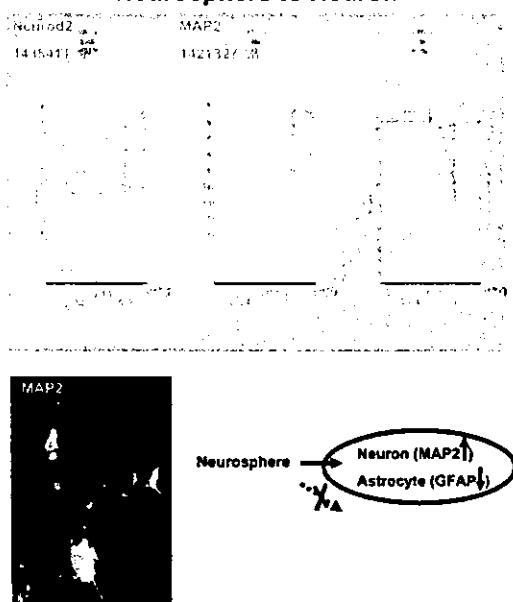


図 2-6 : AzaC-dependent Differentiation of Neurosphere to Neuron

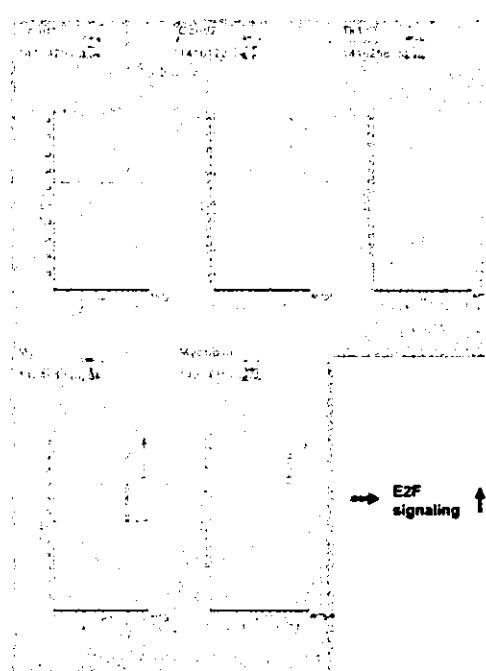


その一方で、神経幹細胞がニューロンへ分化する際に発現が上昇し、ニューロン分化に必須な転写因子 NeuroD の発現が AzaC によって上昇していた。さらに、上述のニューロンマーカー MAP2 の発現上昇も確認された(図 2-6)。従って、Percellome 解析

からも AzaC はニューロンへの分化を誘導していることが推測された。

AzaC 処理ではゲノムを非特異的に脱メチル化しているため、いくつかのシグナルが交錯している可能性がある。AzaC により、サイクリン D1、サイクリン D2、DNA ポリメラーゼ、Myb などの、細胞周期を回転させる遺伝子群の発現も上昇していることが明らかとなった（図 2-7）。これらの遺伝子は、転写因子 E2F の標的遺伝子である。

図 2-7: Up-regulation of Cell Growth Signaling



E2F の結合配列はメチル化を受ける可能性のある CpG 配列を含んでいる。また、E2F の標的遺伝子のプロモーター近傍には、CpG アイランドが存在している。従って AzaC は、E2F の結合配列やプロモーター近傍の CpG アイランドのシトシン塩基を脱メチル化し、E2F 標的遺伝子群の発現を上昇させ、細胞周期回転を促進している可能性が示唆された。形態的には依然として

スフェアとして浮遊培養条件にあるものが、AzaC の影響により総体としてみると、未分化性維持を抑制し、ニューロンへの分化を促進し、かつ増殖促進作用を示すことが示唆され興味深い。ニューロスフェアへの総体的 BrdU の取り込みは、概して AzaC により変化しないことから、幹細胞の枯渇に関わる調節機構の存在も示唆される所見であると考える。

(3) 発がんプロモーション過程の甲状腺・自律性差の解析

実験期間中の体重の変動を図 3-2 に示した。

図 3-2:

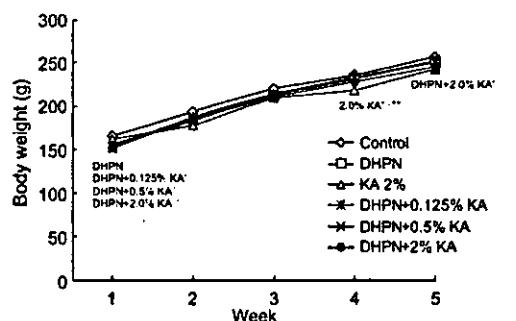


Fig. 2. Growth curve of male F344 rats treated with SDM in the two-stage thyroid carcinogenesis model using DHPN as an initiator.
*: Significantly different from the untreated group (*P<0.05, **P<0.01).
**: Significantly different from the DHPN group (P<0.01).

実験開始後 1 週目において対照群と比べて DHPN を投与した各群で有意な低値を示した。第 4 週目では 2.0% KA 群においては対照群ないし DHPN 群と比較して、第 5 週目では DHPN+2.0% KA 群において対照群と比較して、有意な低値を示した。

解剖時の甲状腺重量は、2.0% KA 群と DHPN+0.5% KA 以上の群において、無処置対照群あるいは DHPN 単独群に比べて、絶対、相対重量ともに有意な増加が認められた（表 3-1）。

甲状腺の病理組織学的検索の結果を表3-2に示した。2.0% KA群においては、全例に軽度から高度のびまん性濾胞上皮肥大を認めた。

表3-1 Final body, absolute and relative thyroid weights of male F344 rats after 4-week KA-treatment in the two-stage thyroid carcinogenesis model using DHPN as an initiator.

	Control	DHPN	DHPN+KA(%)	n		
Final body weight(g)	371.1 ± 16.6	453.2 ± 16.2	257.0 ± 6.5	344.4 ± 10.9	246.2 ± 9.0	241.1 ± 7.4
Absolute weight(g)	6.6 ± 0.2	9.2 ± 0.2	5.2 ± 0.2	7.5 ± 0.1	21.3 ± 1.3***	41.7 ± 1.1***
Relative weight(%)	1.8 ± 0.0	2.0 ± 0.0	2.0 ± 0.0	2.2 ± 0.0	8.7 ± 0.6***	17.3 ± 4.6***

Note: SD

** Significantly different from the control group ($P < 0.01$)

*** Significantly different from the DHPN group ($P < 0.01$)

表3-2 Incidence of histopathological lesions in the thyroid of male F344 rats treated with high-iodine diet for 4 weeks after initiation with DHPN.

	Control	DHPN	2% KA	30% KA	DHPN+KA(%)	n
Number of animals examined	4	4	8	8	8	8
Incidence of cellular hyperplasia	0	0	100%*	0	100%*	100%*
Total cellular cell types (%)	0	0	0	0	43.1±11.4	70.4±10.1

*Grade of the lesion: 1, minimal; 2, slight; 3, moderate; 4, severe

** Grade of the lesion was classified as the total number of lesions observed: < 12 days, < 3.5 days; < 6.5 days, < 13 days

*** Significantly different from the control group ($P < 0.01$)

**** Significantly different from the DHPN group ($P < 0.01$)

マイクロアレイによる遺伝子発現解析については現在遂行中であるが、予備的に2.0% KA群とDHPN+2.0% KA群で共通に発現変動する遺伝子群（2倍以上、あるいは1/2以下）、即ち発がん過程に寄与せず甲状腺機能低下に関連して発現変動する遺伝子は、増加遺伝子として2.0% KA群で245個、DHPN+2.0% KA群で959個得られ、その内200遺伝子が両群で共通に増加を示した。発現減少遺伝子として2.0% KA群で433個、DHPN+2.0% KA群で693個得られ、その内258遺伝子が両群で共通に低下を示した。これらの遺伝子群の機能クラスターを表3-3に示した。分類されたカテゴリーは、発現増加・低下遺伝子とともにBiological processのうち、Cellular processやPhysiological processに関わる遺伝子が、同様にCellular componentのうち、CellやExtracellular matrix関わる遺伝子が、Molecular functionのうちBinding関連遺伝子が多く見られた。

2.0% KA群とDHPN+2.0% KA群で共通に発現変動する遺伝子群のうち、両者で5倍以上、あるいは1/5倍以下の発現変動した遺伝子を示す。

表3-3 Functional analysis of genes up- or down-regulated in response to 2% KA-treatment. Common genes between DHPN-initiated and uninited groups.

Gene function	≥ 2-fold	≤ 0.5-fold
	(200 genes)	(258 genes)
Biological process	50.5%	57.4%
Cellular process	50	71
Development	10	16
Regulation of biological process	7	6
Physiological process	34	54
Behavior	0	1
Cellular component	35.0%	39.9%
Cell	37	63
Extracellular matrix region	5	1
Protein complex	26	33
Molecular function	42.0%	40.3%
Catalytic activity	9	17
Structural molecule activity	5	5
Transporter activity	8	12
Binding	44	45
Motor activity	1	0
Transcription regulator activity	0	1
Signal transducer activity	15	18
Enzyme regulator activity	2	6

まず、発現増加遺伝子（表3-4）として、mu-Crystallinはthyroid hormone-binding proteinの一つである。Napsin AはCathepsin Dに似たaspartic proteinaseの一つで、肺と腎臓に発現が知られており、肺ではsurfactantの産生に関与しているが、甲状腺機能低下に関連した発現変動に関する報告はない。Vanin 1は発達期の精巣で高発現し、精巣発達に関連することが知られているが、フタル酸エステルを投与したマウスの肝臓で発現上昇することが知られるのみで、甲状腺あるいは甲状腺機能低下との関連の報告はない。Apelinは最近見出された蛋白質で、心臓や脾臓で発現し、機能的にはれていない部分が多いが、体液恒常性や血圧の調節に関与することが指摘されている。最近、reptileの甲状腺の血管内皮細胞に強く発現することが報告されたり、内分泌との関連では、insulinと肥満に反応して

発現増加する adipokine としての機能が報告されている。

表 3-4 List of genes showing up-regulation by KA common to the 2% KA and DHPN+2% KA group (25 total)

Accession No.	Gene name	Gene symbol	2% KA	DHPN	2% KA
NM_05953.1	cytokeratin 14	KRT14	6.09	12.0	2.71
NM_01971.1	FST	FST	6.9	11.9	
NM_01670.1	arginine-lysine peptidase	Napsin	15.8	16.6	
RG174285	Transcribed locus moderately similar to NP_316694 (hypothetical gene supported by NM_023637 (Rat))				
	(Rat)	(ratnavirus)	5.5	5.3	
RGJ20130	Ciste F3'-R-R'-O-prenyl-14-O-1-Tuscanase mRNA		5.0	5.2	
AI555013	Transcribed locus		5.6	9.8	
DI28641	Transcribed locus		27.4	22.4	
II29065	variant 1 (predicted)		RGD: E116075	5.9	11.6
AI170927	splice_ACTR1L_Splice	Aph	8.5	4.4	
DC662710	Transcribed locus		5.4	5.1	
BNJ38725	Transcribed locus		6.9	8.5	
BL19657	Transcribed locus		5.7	10.1	

* KA vs. untreated group

† KA vs. DHPN group

表 3-5 List of genes showing down-regulation by KA common to the 2% KA and DHPN+2% KA group (10 total)

Accession No.	Gene name	Gene symbol	2% KA	DHPN	2% KA
NM_012514	secretin	Sec	6.0	0.17	0.08
NM_014291	proprotein convertase subtilisin/kexin type 1	PCSK1	0.12	4.5	
NM_007781	regulated endocrine specific protein 18	RESPN18	0.18	0.3	
NM_024661	secretin gene	SGT2	0.08	0.26	
NM_014281	thyroid hormone factor 1	THF1	0.12	0.19	
NM_017371	PTB domain containing 1	PTBD1	0.17	0.17	
NM_029071	prosephin	Persephin	0.11	0.18	
NM_020314	prosecretin converting enzyme 1	PCC1	0.05	0.04	
NM_009084	calcitonin receptor	CaCR	0.18	0.07	
JC29-1751	placental lactogen and thyrotropin receptor alpha 1	PLAUR	0.11	0.07	
NM_021941	adrenocorticotropin 11 beta hydroxylase	11BHSD	0.14	0.16	
BC0441	Neurokinin 1 receptor	BRINPFA	0.17	0.07	
SLC19A1	calcitonin receptor-like receptor	CALCR	0.11	0.26	
AI175446	Transcribed locus		0.28	0.70	
AC260642	Granzin B	GRANB2	0.07	0.26	
AI559972	Transcribed locus		0.12	0.08	
AAVY2704	sterile 20 kDa histone binding protein 1	S2HBP1	0.15	0.1	
RI262187	FST	FST	0.26	0.14	
AB59626	neurokinin receptor 1	BRINPFA	0.14	0.06	
AI175446	transferrin receptor	TF	0.14	0.1	
BC019498	GATA binding protein 2	GATA2	0.18	0.05	
AAV9123	FST	FST	0.03	0.01	
DE182664	Granzin A	GRANA	0.19	0.12	

* KA vs. untreated group

† KA vs. DHPN group

次に、2.0% KA 群と DHPN+2.0% KA 群に共通して、1/5 倍以下に強く発現減少した遺伝子群（表 3-5）として、Somatostatin は脳の視床下部、臍臓のランゲルハンス島、消化管の内分泌細胞等に広く分布し、甲状腺機能低下状態で視床下部において somatostatin の発現低下が報告されており、この受容体もまた thyroid hormone に発現制御を受けることが知られている。Protein convertase subtilisin/kexin type 1 は furin という endocytosis や exocytosis の際の蛋白質分解に関与する endoprotease であるが、今回、その inhibitor と共に発現低下を示したが、甲状腺あるいは甲状腺機能低下との関連の報告はない。Regulated endocrine specific protein 18 は末梢内分泌器官の広く分布する 18 kDa の蛋白質である。甲状腺では、

C-cell に分布することが知られており、臍臓ではインシュリン、グルカゴン、ソマトスタチンと共に発現し、内分泌顆粒の放出への関与が指摘されているが、甲状腺あるいは甲状腺機能低下との関連の報告はない。

Secretogranin II は前駆体蛋白質で、脳、小腸、ラ氏島、甲状腺、下垂体神経葉などでプロセッシングを受け secretoneurin となる。また、橋本病の C-cell で発現増加することが知られているが、甲状腺機能低下との関連の報告はない。FGF に関しては、FGF2 が TGF β 1 と共に、甲状腺機能低下に伴う甲状腺での血管新生に関与するとの報告や、甲状腺機能低下により心室での FGF2 の up-regulation が知られているが、甲状腺機能低下との関連で、この因子の発現低下に関する報告はない。Nociceptin は下垂体からの thyrotropin の分泌を亢進させることが報告されている。Calcium-sensing receptor は calcitonin 放出に関連し、今回、無処置対照群あるいは DHPN 群で上皮小体を完全に採りきれなかったことに起因する発現変化と考えられる。Glial cell line derived neurotrophic factor (GDNF) family receptor alpha 4 は内分泌臓器に広く分布し、persephin の受容体として知られ、正常の甲状腺や甲状腺の medullary carcinoma で強く発現することが報告されているが、甲状腺機能低下との関連での報告はない。Achaete-scute complex homolog-like 1 は神経あるいは内分泌細胞での発現が知られているが、甲状腺機能低下との関連の報告はない。Calcitonin-related polypeptide β は C-cell 由来であるが、甲状腺機能低下との関連の報告はない。Uterine sensitization-associated gene 1 は bone morphogenetic protein に拮抗

する蛋白質であり、子宮内膜や腎臓で高発現との報告があるが、甲状腺あるいは甲状腺機能低下との関連での報告はない。Complement receptor 2 は protein family を形成し、甲状腺濾胞上皮細胞細胞膜に発現する蛋白質であるが、甲状腺機能低下との関連の報告はない。GATA-binding protein family は、各種造血系細胞に発現し、遺伝子プロモーターの GATA モチーフに結合する転写因子である。GATA-3 は、全ステージの T リンパ球に高発現しており、T 細胞特異的遺伝子の転写活性化因子であると考えられている。また、神経系の発達に関与することも示唆されているが、甲状腺やその機能低下症に関する報告は知られていない。G-protein coupled receptors (GPCR) は、7 つの膜貫通 spanning ドメインを持ち、GTP-binding protein に関わる大きなスーパーファミリーに属する蛋白質であり、GPCR の変異により、小人症や先天性甲状腺機能亢進または低下症などが生じることが報告されている。また、甲状腺刺激ホルモン (TRH) レセプター(TRHR)は、GPCR ファミリーに属する。今回の検索で GPCR 64 の発現減少が確認された。この遺伝子が TRHR そのものであるという報告はないが、KA による甲状腺機能低下と GPCR64 の発現低下は関連している可能性がある。Stearoyl-coenzyme A desaturase 1, PDZ domain containing 1, G-substrate, contactin-1 等については、甲状腺あるいは甲状腺機能低下との関連での報告はない。

D. 考察

(1) モデルとしてのアリルハイドロカーボン受容体(Aryl hydrocarbon receptor, AhR) 作

動性化学物質暴露時における恒常性維持機構に関連する遺伝子群に関する研究

まず、恒常性を維持する機構の一例として、化学物質投与などとは非依存的な日内変動を示す遺伝子について解析を行った。ヒトやマウスには、1 日を一周期とするリズムが認められる。この現象は光等、外界からの時間的な刺激がない定常状況下でも認められることから、生体内には自立的にリズムを発振する機能が存在していると考えられている。哺乳類には視床下部の視交叉上核(SCN)に概日性リズムを発振する中枢が存在し、遺伝子発現調節を通じ、ホルモン分泌や代謝等多くの生体機能の日周リズムを制御している。また、末梢組織にも同様の遺伝子発現調節がみられ、ローカルな時計として機能している。このような恒常性維持機構は肝臓でも働いていることが報告されている。例えば、上田らは網羅的遺伝子発現解析により肝臓で周期的な遺伝子発現パターンを示す遺伝子群について報告した(Nature 2002 Aug 1;418(6897):534-9)。これらの遺伝子群のうち、表 1-1 の遺伝子が我々の系でも日内変動を示すことを昨年度報告したが、これらの遺伝子は異なる時期に行った 4 種類の化学物質の実験においても確認された。また、このほかにも日内変動を示す約 400 遺伝子を抽出している。AhR 作動性化学物質で誘導される遺伝子の中には、日内変動を示す遺伝子があり、化学物質に対する恒常性維持機構を検討する際に、通常の生体活動で行われている恒常性維持機構による日内変動遺伝子とのネットワークの解析は重要であり、現在、更にプロモーター解析を含めて検討中である。

次に、ダイオキシン類のレセプターであ