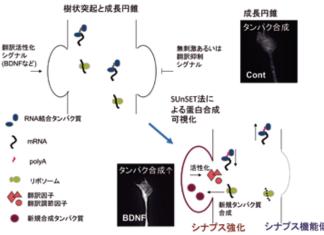


細胞は外部からの刺激をうけて機能を変容します。私達は脳の細胞である、神経幹細胞、神経細胞、グリア細胞、そして脳腫瘍細胞の培養系を用い、外部からの刺激(神経伝達物質、ペプチド、神経栄養因子、増殖因子、サイトカイン、栄養素、温度変化)によって、細胞内のシグナル伝達系の変化と代謝の変化という生化学的反応が、増殖や分化といった生物学的応答に変換される過程を研究しています。齧歯類の初代培養やヒトiPS細胞を用い、正常発達過程と病的変化の過程を追っていきます。正常細胞と腫瘍細胞のシグナル系/代謝系の比較から、神経幹細胞の増殖/分化のスイッチ機構を解明し、それを腫瘍の増殖抑制→制癌へとフィードバックします。

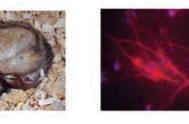
また冬眠哺乳動物であるシマリスの神経幹細胞を用い、温度変化による細胞内代謝変化のメカニズムを解析し、シマリスの持つ長寿命、かつ発癌抵抗性の謎にも迫り、ヒト細胞への応用を目指します。



樹状突起や成長円錐での刺激に応答した局所的蛋白質合成

Cells receive extracellular stimuli and change their functions. We analyze these mechanisms using brain cells (neural stem cells, neurons, glial cells, and brain tumor cells) and extracellular stimuli (neurotransmitters, peptides, neurotrophic factors, growth factors, cytokines, nutrients, temperature change, etc.). We are studying the processes by which biochemical reactions such as changes in intracellular signal transduction systems and changes in metabolism are converted into biological responses such as proliferation and differentiation. Using rodent primary cultures and human iPS cells, we will follow the process of normal development and pathological changes. By comparing the signaling system and metabolic system of normal cells and tumor cells, we elucidate the switch mechanism of proliferation / differentiation of neural stem cells, and feed it back to tumor growth suppression leading to the cancer therapy.

Using neural stem cells of chipmunk, which is a hibernating mammal, we also analyze the mechanism of intracellular metabolic changes due to temperature changes, aiming at application to human cells by approaching the mystery of longevity and carcinogenic resistance of chipmunks.

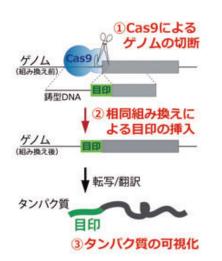


冬眠シマリス脳からの神経細胞初代培養: MAP2免疫染色

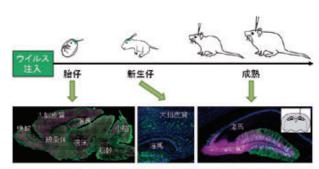


当研究室では、脳の生理および病態を細胞・分子レベルで理解することを目指します。これまでに私たちは、脳組織内の1細胞でゲノム編集技術を適用し、内在性タンパク質の局在や動態を高精度かつ迅速に観察する方法[SLENDR]を確立しました(Cell, 2016)。また、脳の任意の細胞種、脳部位あるいは脳全体で正確なゲノム編集を行う技術[vSLENDR]を確立し、あらゆる時期の脳で内在性タンパク質を観察できるようにしました(Neuron, 2017)。今後は[SLENDR]および[vSLENDR]の方法を駆使し、記憶の細胞・分子メカニズムを研究します。さらに、記憶に異常をきたす病態においてこの細胞・分子メカニズムがどのように破綻しているのかを調べることで、病態の理解と新たな治療法の開発につなげます。

Our goal is to understand the physiology and pathophysiology of the brain at the cellular and molecular levels. We established "SLENDR", a technique based on in vivo genome editing, to image endogenous proteins with high specificity, resolution and contrast in single cells in mammalian brain tissue (Cell, 2016). In addition, we recently developed "vSLENDR", a genome editing method to target virtually any cell-types, areas and ages across the brain, widely expanding the applicability of genome engineering technologies in the broad field of neuroscience (Neuron, 2017). Using "SLENDR" and "vSLENDR", we will explore the cellular and molecular mechanism underlying long-lasting memory, and further investigate how the mechanism is impaired in memory disorders to provide new therapeutic strategies.



Cas9タンパク質は、ゲ ノムの特定の配列を切 断する。目印となるタ グ配列を含む鋳型DNA 存在下において、相同 組み換えにより、タグ 配列が正確にゲノムに 挿入される。転写、翻 訳により、タグ配列が 結合したタンパク質が 産生され、目的のタン パク質を観察できる。



あらゆる時期、狙った脳部位、脳全体での正確なゲノム編集

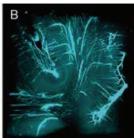
ゲノム編集により特定のたんぱく質を緑色で標識。任意の時期の脳にゲノム編集用のウイルスベクターを注入することで、生後2週~2か月の脳全体で $\beta$ アクチン(左)、大脳皮質と海馬でERK2(中)、海馬でCaMKII $\alpha$ (右)を効率良く標識している。



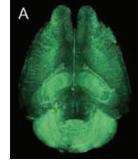
これまで、ヒト脳生検・剖検サンプルの組織診は、薄切した病理 組織に対して各種特異染色や免疫組織化学的染色などの2D染色 画像の観察に基づいて行われてきました。広視野かつ高解像度 にヒト脳病理組織の3D画像を簡便に取得できれば、バイオマー カーの定量的・包括的解析に基づく神経病理学的な診断基準の 構築や、新たな病変形成メカニズムの解明が期待できます。そ こで本分野では、ヒト脳組織を高度に透明化する新規手法を開発 するとともにシート照明型蛍光顕微鏡を駆使した高速かつ高解像 度の3Dイメージング技術の確立を目指します。ヒト脳組織の透 明化においては、透明化処理後の組織内のタンパク質の保存や 抗原性の維持が重要です。また、透明化処理後のヒト脳組織の 褐変による可視光領域の光透過率の低下や、リポフスチンなどに 由来する強度な自家蛍光は、3Dマルチカラーイメージングにお ける光学的な障壁となっています。これらの課題を克服する透明 化手法を確立すると共に、従来の2D組織診で用いられてきた代 表的な神経組織染色技術に替わる各種3D蛍光染色技術の開発や 3D免疫染色技術の開発を通じて、新たな3D神経病理学の確立 を目指します。

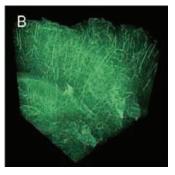
Current biopsy and histology have long relied on thin-sectioned 2D images with several chemical staining methods and specific immunohistochemistry. Facile 3D visualization of human brain tissue with single-cell resolution would provide a novel concept of the neuropathological diagnosis and contribute our understanding of pathological mechanisms based on comprehensive and quantitative analysis of individual biomarker. In this laboratory, we aim at establishing a novel 3D neuropathology by developing a highly efficient clearing protocol for human brain tissue and combining with a rapid 3D imaging using light-sheet fluorescence microscopy.





(A) オリンパス社製シート照明型蛍光顕微鏡 MVX10-LS (B) ヒト脳 1 cm ブロックの自家蛍光イメージング



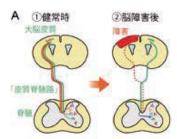


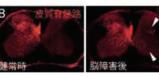
(A) CAG-EGFPマウス脳の全脳イメージング(B) CAG-EGFPマウス脳拡大像



Dept. of System Pathology for Neurological Disorders

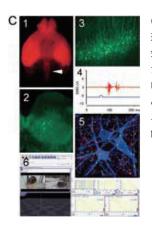
脳血管障害や外傷により脳や脊髄が障害されると、神経回路が破 綻して重篤な機能の障害を引き起こします。脳内において神経回 路が再生する能力は非常に乏しいため、これらの機能不全に対する 有効な治療法は未だ確立されていません。本研究室では、こうし た障害により壊された神経回路を再建することを目指して基礎研究 を行っています。私たちはこれまでに、障害後に残存した神経回路 が、限定的ではありながら新たな回路網を作り出し、運動や自律神 経の機能を変容させうることを見出してきました。私たちは、この 回路の再編機序を制御して、精緻な回路を作り直すことで、機能を 回復へと導く方法を見出したいと考えています。そのため本研究室 では、障害脳と健常脳、双方の神経回路システムの観察を通して、 回路の再編過程やその分子メカニズム、動作原理の解明に挑んで います。遺伝子改変マウスやウィルス神経トレーサー、光・化学遺 伝学、3次元行動解析、など多様な神経回路の解析ツールを駆使し て、包括的な解析を行っています。こうした研究から、神経回路を 再建し機能を回復へと導く新たな治療戦略を生み出すことを目指し ています。





運動神経回路と障害による 再編(A)運動回路、特に自 発・巧緻運動に重要な皮 質脊髄路を研究対象として います。障害後、残存した 回路が再編する(青矢印)。 (B)皮質脊髄路の軸索(赤 色)の再編(矢頭: Ueno et al, Brain (2012)を改訂)。

Central nervous system injuries due to stroke or trauma disrupt neural circuits and result in severe deficits of functions. The brain and spinal cord have very limited capacity to reconstruct the circuit once it is damaged, and therefore none of effective therapeutic methods have been developed so far. We previously demonstrated that spared motor and autonomic circuits are dynamically reorganized after injuries and influence the recovery process of functions. These results suggest that controlling the rewiring of the circuit would lead to make proper neuronal connections that achieve functional recovery. The goal of our study is to understand the process of rewiring and its underlying molecular mechanisms and neural functions. Toward this aim, we are analyzing neural systems of both normal and injured brain and spinal cord, using cutting-edge techniques including, mouse genetics, viral tracers, optogenetics, chemogenetics, and 3D behavior analysis. We believe that this study paves the way to develop novel strategies to regenerate circuits and restore neural functions.



(C)様々なツールによる神経回路の解析。 遺伝子改変マウスによる皮質脊髄路(1: 矢頭)や脊髄ニューロン(2)の標識、経シナプスウィルストレーサーによるニューロンの標識(3)、オプトジェネティクスによる筋反応誘発(4)、皮質脊髄路と脊髄ニューロンの接続(5)、巧緻運動の3次元解析(6)。



私たちのラボは、チームとして、神経・精神疾患の剖検例を対象とした臨床病理、および脳腫瘍やてんかん原性脳病巣等の手術・生検例を対象とした外科病理を行なっており、また脳神経疾患の病態形成機序を明らかにする研究を進めています。

## ミッション:

信頼性の高い臨床病理診断と知見を提供し、また医学・医療分野としての神経病理学を推進する

## ヴィジョン:

- ・ 私たちは、教育研究機関の病理学教室として、神経系を専門 とした臨床病理診断と研究を進めます
- ・ 私たちは、包括的あるいは革新的方法論を積極的に取り入れ、患者や社会のニーズに叶う、また学術動向にみあう、ラボとしての経験知を構築します
- ・ 私たちは、ラボ独自の研究や他施設との共同研究を通して、 脳神経に関する医学や実践的医療の推進に努めます
- 私たちは、神経病理学の診断と研究を担うリーダーの育成に 努めます

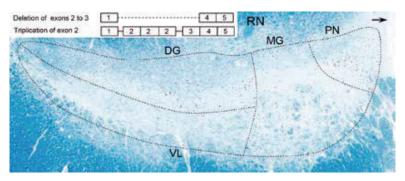
#### Mission:

To provide the highest quality pathology services and scientific evidence focused on the advancement of developments in the field of neuropathology.

### Vision:

As an academic pathology department, we aim to deliver a high degree of professionalism in clinicopathological diagnostic services and neuropathology research, utilizing comprehensive and innovative approaches and building departmental competence to meet the needs of patients, institutions, and society.

Our approach will involve taking full advantage of opportunities to advance both the science and practice of neuropathology through individual and collaborative research, which hopefully will produce leading practitioners and researchers.



PARK2は、常染色体劣性遺伝形式で最も頻度の高い若年性パーキンソン病であり、原因遺伝子はPRKNです。遺伝子検索では、ゲノムDNA解析だけでは十分とは言えず、cDNAのシークエンスが必要でした (inset)。中脳黒質緻密層の神経細胞脱落の分布と程度はいずれも類似し、Parkin蛋白の減少が関与していると推測いたしました。Seike N, Yokoseki A et al. Moy Disord 2021: 36: 1634-1643.



種々の神経疾患剖検例の病理学的検索から得られる知見を研究の基盤としています。特に神経変性疾患の多くは、異常なタンパク質が脳内に蓄積するタンパク質蓄積病であり、その進行を遅延・阻止する治療法は確立していません。これまで、レビー小体病および多系統萎縮症では細胞内のタンパク質分解系、特にオートファジーの機能障害が認められることを報告してきました。オートファジーの活性化や適切な制御によって神経細胞内の異常タンパク質の蓄積が抑制できれば、他の神経変性疾患の類似病態(アルツハイマー病におけるタウの蓄積、筋萎縮性側索硬化症・前頭側頭葉変性症におけるTDP-43の蓄積)にも治療効果が発揮できる可能性があります。さらに、多系統萎縮症のモデル動物を作成し解析を進めています。

現在の主な研究テーマは以下です。

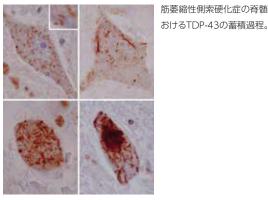
- 1. 神経変性疾患(パーキンソン病、レビー小体型認知症、多系統萎縮症、タウオパチー、運動ニューロン病)における封入体形成と神経変性メカニズム
- 2. 細胞内分解系の活性化による蓄積物質の除去
- 3. 遺伝子改変モデル動物を用いた病態解析

筋萎縮性側索硬化症の脊髄前角に

Our research activities are generally based on morphological observation of central and peripheral nervous systems of patients suffering from various neurological diseases. Abnormal accumulation of protein in neurons and glial cells is a histological hallmark of neurodegenerative disorders. The goals of our research are to elucidate molecular mechanisms of neurodegenerative movement disorders as well as of dementing disorders and to develop novel therapeutics for these intractable diseases. We are currently focusing to determine the molecular mechanism of autophagy and inclusion body formation in neurodegenerative diseases, including Parkinson's disease and related disorders. We are also developing animal models of multiple system atrophy.

The main topics of our current researches are as follows:

- 1. Mechanism of inclusion body formation and neurodegeneration in neurodegenerative disorders (Parkinson's disease, dementia with Lewy bodies, multiple system atrophy, tauopathy and motor neuron disease)
- 2. Activation of autophagy and therapeutic approach to neurodegenerative diseases
- 3. Pathological, biochemical and behavioral analysis of animal models of neurodegenerative disorders



Synaptophysin NUB1





変異型 $\alpha$ シヌクレイン遺伝子導入マウス海馬におけるシナプスタンパク質 (Synaptophysin)とユビキチン関連タンパク質 (NUB1)の共存。



新潟大学脳研究所脳神経外科学分野は、「我が国の脳神経外科の 父」と称される中田瑞穂先生が、日本で最初の脳神経外科独立講座 として1953年に開設され、これまで脳腫瘍、脳血管障害、頭部外 傷、機能外科といった分野の診療・研究において日本をリードして きました。全国の脳神経外科教室の中でも、脳研究所という神経 研究を専門とした基礎医学教室と自由に連携が取れる環境で臨床・ 研究に当たることができることは大きな特色であります。臨床で生 じた疑問から基礎研究が生まれ、また臨床にフィードバックすること こそ、中田瑞穂先生が脳研究所設立当初に立てられた構想そのも のであり、私たちはそれを継承し、研究結果を世界に向けて発信し てゆく使命があり、現在も教室員一同で新たな挑戦を続けていま す。現在取り組む研究課題としては、(1) 患者由来脳腫瘍細胞を用 いた最適治療を解明する研究、(2) 脳脊髄液などの体液から得られ るcell free DNAを用いた腫瘍診断法の開発(図1)、(3) ヒト神経軸 索の再生や成長機構の解明、(4) 高難度の脳神経外科手術を確実 なものとする手術支援システム・教育トレーニングシステムの開発、 (5) フラビンタンパクイメージング基盤とし神経活動領域の術中可 視法の確立(図2)、(6) 西新潟中央病院てんかんセンターと連携し たてんかんの病態解明に関する研究、などがあります。

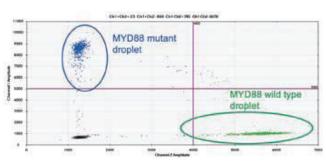


図1 Fig 1

Department of Neurosurgery, Niigata University was founded by Professor Mizuho Nakata, "the father of Neurosurgery in Japan", in 1953, becoming the first independent Department of Neurosurgery in Japan. Since then, the department has led the field of preclinical research and surgery for brain tumors, cerebral vascular disease, brain trauma, and functional surgery. Also, the department is unique in that it is affiliated with the Brain Research Institute, enabling collaboration with many basic neuroscience laboratories within the Institute. Answering clinical questions through basic research and using the results to improve clinical medicine, is precisely what Professor Nakata envisioned when he founded the Brain Research Institute. It is our obligation to carry on this spirit, and all staff is dedicated to discovering new insight into neurosurgical practice. The main research areas we are currently focusing on include: (1) establishing brain tumor cell lines and intracranial xenografts to develop the best strategies to treat each tumor, (2) diagnosing brain tumors by detecting driver mutations from cell-free DNA of cerebrospinal fluid (Fig 1), (3) identifying molecular makers of human axonal regeneration and development, (4) developing assistive surgical technology to enable accurate simulation for complex neurosurgery cases and education of young neurosurgeons, (5) the establishment of real-time intraoperative brain mapping or neuromonitoring methods (Fig 2) (6) collaboration with Nishi-Niigata Chuo National Hospital to elucidate the complex pathophysiology of epilepsy.

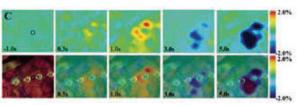
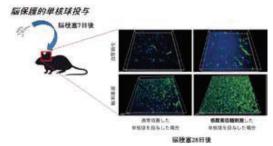


図2. 脳神経外科手術中のフラボタンパク質蛍光イメージング (C) 術中に大脳皮質表面の電気刺激による活動域を可視化. 〇が刺激部位.

Fig 2. The intraoperative flavoprotein fluorescence imaging (iFFI). (C) The characteristic biphasic spatiotemporal pattern of iFFI for cortical stimulation is shown as original pseudocolor images (upper row) and surface-overlaid images (lower row). The circle is the center of the stimulation electrodes.



本研究所は、基礎部門に臨床部門を併せ持つ日本で唯一の脳研 究所です。この特色を生かして、当教室は、脳研究所の各教室 と協力しながら、遺伝学的、生化学的、細胞生物学的、病理組 織学的な手法を駆使して、脳の疾患の克服を目標に研究に取り組 んでいます。これまで、水俣病やSMON病など社会に深く関わ る疾患の原因究明をはじめ、神経難病を中心に様々な神経疾患 の原因解明と治療法の開発で成果を挙げてきました。一方で、多 くの神経内科医を輩出し、神経疾患の地域医療にも貢献していま す。日常の臨床の中から見出された新たな発見が、大きな研究 成果に繋がっています。このように、私たちの研究成果は、多く の患者さんと第一線で診療に当たる医療者の協力の上に成り立っ ています。また、脳神経内科で扱う疾患は多様で、他の診療科 との境界領域も多く、神経内科医には総合的な臨床力が求められ ます。私たちの教室は、この能力を持つGeneral Neurologist の育成に取り組みます。最先端の神経病態研究から、日々の神 経診療まで、幅広い分野でのスペシャリストの養成を可能とし、 世界の神経疾患の克服に向けた取り組みをリードする集団が私た ちです。



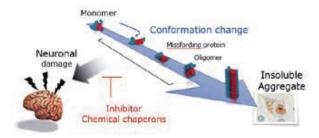
#### 脳梗塞に対する末梢血単核球細胞療法

低酸素低糖刺激を加えて極性を脳保護的に変化させて末梢血単核球を投与することで、血管新生、軸索進展を介して、脳梗塞ラットの運動感覚機能を回復させます。

The Niigata University Brain Research Institute possesses not only a basic neuroscience branch but also a clinical neuroscience branch: Departments of Neurology and Neurosurgery. Thus, the aim of our Institute is to overcome brain diseases. We study a wide variety of brain diseases by using genetic, biochemical, cell biological, histological, and imaging approaches, in collaboration with other departments in the Institute

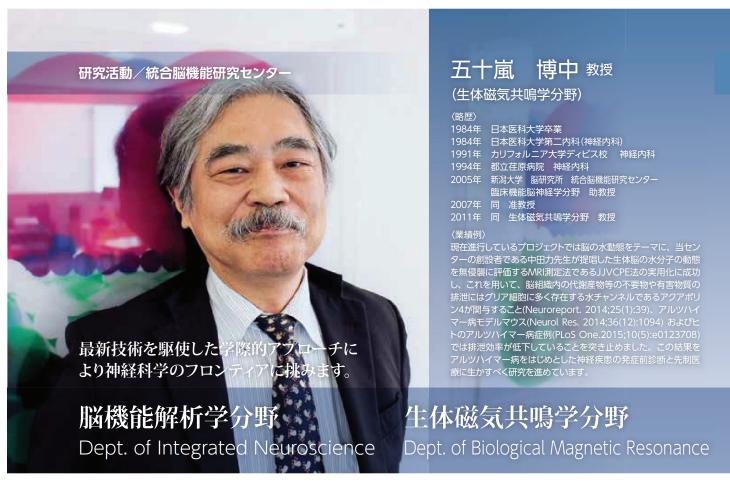
In the past 50 years, we have produced favorable results of clinical and basic research. In the beginning, we revealed Niigata Minamata and SMON diseases, which are caused by toxic reagents, making us to have profound connections with society. Up to now, we established entities of novel brain diseases and elucidated their etiologies and disease mechanisms by genetic, biochemical, and histological approaches.

We have also educated a large number of neurologists. Careful observation of patients by the excellent neurologists brought us fruitful success in a new discovery. Our research is attributable to the support of patients and clinicians, and we will keep tight connection with them. Neurologists need comprehensive knowledge of medicine and a wide range of social skills including communication, leadership, and problemsolving skills. We actively train young doctors to acquire the knowledge and skills to become a specialist in various fields from a cutting-edge basic neuroscience to practical neurology. We are professional for brain diseases and will ensure the best possible support for our patients.



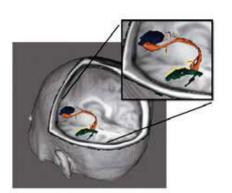
## ポリグルタミン病に対する医師主導治験の実施

遺伝性脊髄小脳失調症の代表的な病態である、ポリグルタミン病に対する、 多施設共同医師主導治験を実施しています。2022年9月に全症例での観察期間が終了し、結果解析を開始する予定です。



ヒト特有の高次脳機能の解明には、ヒトそのものを対象とした検索は必須です。言語機能の解明、抽象観念機能の解明などはその良い例です。本分野は技術革新に伴って登場した多くの非侵襲性検索法を駆使して、ヒト脳機能の解明を統合的に行うことを目的とした分野です。脳神経科学、画像学、行動心理学等を広く統合した研究・教育を担当しています。

A final objective of human neuroscience is the elucidation of brain functional organization of human-specific brain functions, for example, language and abstract thinking. The Department of Integrated Neuroscience focuses on the research and education of physiological human brain function based on integrated applications of state-of-the-art, non-invasive technologies such as functional MRI, diffusion tensor analysis, and high density electrical mapping.

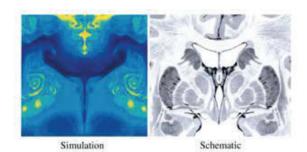


#### 神経路画像 Tractography

MRIの拡散テンソル解析により得られる固有ベクトルの情報から神経路を描出するためのアルゴリズム出力の例。同時に施行されたfMRIにより同定される運動性言語野(青)と感覚性言語野(緑)をつなぐ神経路(橙)探索の一例。

量子理論の身近な応用である磁気共鳴は、多彩な脳機能検索法を提供する応用性の高い学問として名高いものです。非侵襲性検索法の技術開発は脳機能解析にとって不可欠な存在であり、また、医学と物理工学との融合は、ヒト脳機能解明への適切なアプローチを提供します。本分野は数理工学の最先端知識を駆使して、ヒト脳機能の詳細解明を図る分野です。磁気共鳴の研究、教育に加え、シミュレーションを中心としたヒト脳機能の非線形数理解析の研究、教育を担当しています。

Continuous technological development represents an indispensable component of the recent remarkable advancements in the state of our knowledge of human brain function. Magnetic resonance is a field which provides a number of versatile non-invasive methodologies applicable to the analysis of human specific brain function. The Department of Biological Magnetic Resonance focuses on the research, development and education of magnetic resonance technologies as well as the research and education of human brain function based on integrated knowledge of advanced engineering and non-linear computational analysis.



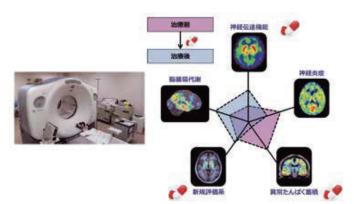
#### 脳形態のシミュレーション

熱対流を支配方程式とする数値シミュレーションの結果です。脳をひとつの 「系」として表現する理論モデルを構築するための重要な第一歩です。



かつて脳機能イメージングと呼ばれたヒト生体イメージング手法は、たゆまぬ研究開発の積み重ねにより、今や脳機能のみならず多様な脳内環境異常を可視化する「脳病態イメージング」と呼ぶに相応しい技術にまで昇華しました。本分野は陽電子放射断層撮像法(PET, positron emission tomography)や核磁気共鳴画像(MRI, magnetic resonance imaging)などの脳病態イメージング技術を駆使して、正常加齢から逸脱して脳疾患を発症する病態の解明を行うことを目的とした研究分野です。所内外の臨床・基礎研究分野ならびに企業と密な連携を構築し、精神神経疾患の病態解明と疾患の早期診断・治療・予防法開発に資する研究を推進するとともに、臨床という出口を見据えたトランスレーショナル研究を行うエキスパートの育成に努めます。

Recent development of *in vivo* imaging enable us to track disruption of brain environment, such as abnormal protein deposition and neuroinflammation in addition to neuronal function. The aims of our department are to investigate the watershed between healthy brain aging and brain diseases, and to reveal pathological bases of diverse brain disorders using multimodal imaging technique including PET (positron emission tomography) and MRI (magnetic resonance imaging). We will execute the clinical imaging study contributing to finding out pathological bases of neuropsychiatric disorders, leading to the establishing novel techniques of early diagnosis, treatment and prevention, by collaborating with government, industry, and academic researchers inside and outside Brain Research Institute. As a leading laboratory in this field, we have ambitious plans to cultivate human resources capable of conducting translational study.



左:陽電子放射断層撮像装置(PET, positron emission tomography) 右:イメージングによる脳病態評価と治療効果判定(概念図)



センターのメンバー(2022年5月)



認知症の研究開発は、大きく変貌しています。症状の改善を目指 す症候改善薬から、病態に根本的に作用する疾患修飾薬へ薬剤開 発はシフトしました。診断面では、臨床症候に立脚した臨床診断か ら、脳内病変を反映するバイオマーカーを基盤とした病態診断が 重要視されています。このようなパラダイムシフトを先取りし、当 研究室では、認知症医療の変革を目指した研究を行っています。 私たちの研究の二つの柱は、バイオマーカー開発とゲノム研究で す。疾患コホート研究で収集した血液や脳脊髄液を用い、発症前 からの症候期にわたる脳内病変の進展をバイオマーカーで把握しま す。ゲノム情報に基づいて認知症を理解するために、私たちは国 内最大規模の認知症ゲノムリソースを構築しました。次世代シーク エンサーを用いた全ゲノム/全エクソーム解析を行い、日本人に特 有な遺伝的リスクの解析を進めています。また、認知症のクリニカ ルシークエンス拠点として全国展開し、認知症に対するゲノム医療 の実装を実現させたいと考えています。認知症研究を取り巻く環 境は大きく変貌していますが、認知症の方に明るい未来を提供する という初心を忘れずに、日々の研究を着実に進めていきます。

#### 新しい認知症・医療モデルの構築



認知症の新しい医療モデル

Recent research and development of dementia has drastically changed. Therapeutic approach to dementia has shifted from symptomatic drugs to disease-modifying drug. More attention has been paid in dementia to pathophysiological diagnosis based on biomarker rather than symptom-based diagnosis. Prospering in research by virtue of paradigm shift, we have pioneered research that will bring revolution in clinical practice of dementia. Our mission has two elements; one is biomarker development, and the other is genome research of dementia. We attempt to see through pathological changes occurring in the brain affected with dementia using blood and cerebrospinal fluid samples from preclinical phase to symptomatic phase. We have established large sample collection of genomic DNA for dementia disorders. Whole genome/exosome analyses have been applied in the genome analysis of dementia to explore novel genetic factors in Japan. We have provided a clinical sequence examination for physicians across Japan for genetic diagnosis of dementia. By this effort, we will contribute to the realization of genome medicine of dementia in Japan. Even though the environmental surrounding of dementia research has been drastically moving, we keep pioneering the dementia research without forgetting our mission that we will deliver a bright future to patients with dementia



研究室のメンバー(2022年4月)



本分野では、ドーパミンが関わる重要な神経疾患の一つであるパーキンソン病(PD)に着目し、PDモデル動物として、ドーパミン情報を伝えるドーパミン受容体等の遺伝子操作マウスを作製して研究しています。モデル動物の行動や神経回路を解析することにより、運動調節や学習・記憶の仕組みの解明と治療法開発への発展を目指しています。併せて、神経細胞の形成や機能を担うRNA結合タンパク質の解析も行っています。また、受精卵の発生初期の発生生殖工学的実験処置が個体発生に及ぼす影響の解析や、モデル動物開発分野と共同し、欠損した臓器を胚盤胞補完法により再生させる研究も行っています。さらに、マーモセット生殖組織をマウスに異種間移植し、成熟させた組織を用いた新しい胚操作システムの開発にも力を注いでいます。

本分野は全学共同利用の動物実験施設の管理運営を担当し、高度化した動物実験の推進のため、マウス、ラット、ウサギ、モルモット、イヌ、ブタ、ニホンザル、マーモセット、メダカなどを用いる動物実験環境を整えるとともに、体外受精、胚移植、胚・精子の凍結保存などの発生・生殖工学技術を用いた研究支援を行っています。また、急速に進歩しているゲノム編集技術により、効



率的な遺伝子操作動物作製も進めています。これらの実験技術を駆使して、動物実験環境をSpecific Pathogen Free (SPF) 環境に保持し、かつ計画的な動物の生産による効率的な研究の実施に貢献しています。

Dopamine is thought to play an important role in motor control, memory, learning and motivation. We focus on Parkinson's disease (PD), which is one of the most common neurological diseases, and as a PD model animal, we develop genetically modified mice for dopamine receptors and their related molecules. By analyzing animal behavior and neural circuit activities of the PD model mice, we aim to clarify the role of dopamine signaling on motor control, learning and memory, leading to develop a new therapeutic approach for PD. We are also studying RNA-binding proteins that are responsible for neural circuit formation and functions. In addition, we are analyzing the effects of in vitro culture of early-stage mouse embryo on individual development. In collaboration with the Department of Animal Model Development, we are also working on the regeneration of defective organs by blastocyst complementation and the development of a new embryo manipulation system by using xenotransplantation of marmoset germline tissues.

Our department is in charge of the management and operation of the University-wide animal experimentation facility, which provides an animal experimentation environment using mice, rats, rabbits, guinea pigs, dogs, pigs, Japanese macaques, marmosets, and killifish for advanced animal research. We also support research using reproductive technologies such as in vitro fertilization, embryo transfer, embryo and sperm cryopreservation. In addition, we create genetically engineered animals using rapidly advancing genome editing technology. These techniques are used to maintain the animal experimentation facility in a Specific Pathogen Free (SPF) environment, and contribute to efficient research through systematic animal production.

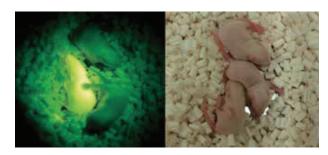


当分野の研究目的は、記憶・学習など脳高次機能の分子機序を 解明することであり、そのために分子生物学および発生工学の手 法を用いて研究を進めています。中枢神経系を構成する神経細 胞はシナプスという構造を介して情報を伝達しますが、当分野で は、シナプスに存在し神経伝達や可塑性発現への関与が示唆さ れている分子に焦点を絞り解析を進めています。脳機能解析に適 したC57BL/6N系マウスES細胞を用いた標的遺伝子組換え法に より、当該分子を欠損あるいは改変したマウスを作出し、これら の遺伝子改変動物の表現型を行動学的、組織学的、生化学的、 電気生理学的手法や、新規開発された最先端の技術を駆使して 解析することで、各分子が担っている生理機能を個体レベルで明 らかにしています。また、神経疾患に関連する遺伝子を標的とし て、ヒト神経疾患モデル動物の開発とその解析も行っています。 近年、マウスと比較して非常に困難であると考えられてきたラット 胚性幹細胞の樹立と遺伝子改変ラット作製にも成功し、さらにゲ ノム編集技術を適用することで、より洗練された遺伝子改変動物 作製技術の開発を遂行しています。さらに、遺伝子改変動物作 製に関わる技術者の育成にも力を入れています。

Our research efforts are focused on understanding of molecular mechanisms of higher brain functions such as learning and memory. Making good use of current methods in molecular biology and developmental engineering, we are now engaged in the following projects: 1) functional assay of neurotransmitter receptors and related molecules with gene-targeting techniques, 2) generation and analysis of animal models for human nervous diseases, 3) establishment of germ line-competent embryonic stem cells derived from rat embryos, and 4) development of basic methods for generation of gene-modified animals using gene-editing technology.



(左上)当分野で樹立されたC57BL/6N系マウスES細胞であるRENKA細胞。(左下)マイクロインジェクション法によるキメラマウス作製。ICRマウス8細胞胚中にわずか数個のES細胞を注入することで、全細胞がES細胞由来のマウス(100%キメラマウス)が作製可能です。(右)作製されたキメラマウス。毛色が黒色に近いほどES細胞に由来する細胞の比率が高くなります。右端の黒色マウスは100%キメラマウスです。



当分野で樹立されたSD系統ラットES細胞より作製された遺伝子改変ラット。 (右)マイクロインジェクション法により作製されたキメララットと野生型ラットとの交配により得られた3頭の産仔。(左)全身性に蛍光タンパクVenusを発現するベクターを導入したES細胞由来の遺伝子を有する1頭が黄緑色に光っています。



脳研究所は設立当初から脳神経疾患の臨床病理学的研究を進めて参りました。この長年にわたる地道な活動は、患者や家族の思いを受け多くの臨床医や病理医が注いだ情熱と、研究所や本学関係者の理解があって、はじめて継続し得たことだと思います。当分野は研究所各分野と協力しつつ、こうした活動から蓄積されてきたヒト脳神経疾患の組織標本リソースを管理し、それらを用いた病態病理学的研究を進めています。脳研究所は、病理解剖3,400例や手術生検20,000例からなる多数の標本リソースを有しています。なかでも30,000点に及ぶ生鮮凍結脳組織は、本邦およびアジア最大規模であり、世界的に見ても有数のリソースコレクションです。脳研究所が行っている事業:全国共同利用・共同研究拠点の担当部門として、また本邦のブレインバンク中核拠点として、脳腫瘍、筋萎縮性側索硬化症、難治てんかん、パーキンソン病、統合失調症などに関する様々な共同研究課題を進めています。

The neurosurgeons, neurologists, and neuropathologists of Brain Research Institute, Niigata University, have performed high-quality clinicopathological practice for over 50 years. Through the experience, as an academic pathology department, we have built a comprehensive collection of human brain tissue resource obtained from consecutive autopsies and surgical resections. We take advantage of opportunities to advance the medical science through individual and collaborative research by using the tissue resource, for understanding pathomechanisms underlying brain disorders.



光学顕微鏡観察用ガラス 標本を収納している電動 式スタックランナー。ガラ ス標本は200万枚保存し ています。



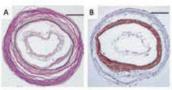
超低温冷凍庫(-80℃)専用室。計32台に3万点の生鮮凍結脳を収納し、デジタルデータベース管理しています。



脳に独自の様々な病気がありますが、その多くは根本的な治療法がありません。我々の研究室では、脳の特性に注目し、これらの病気の新しい診断方法、治療方法を開発することを目標としています。脳の組織の特性は、その張り巡らされた特殊な血管機構と、構成する特殊な細胞群にあります。また、脳の疾患の特性は、特定のタンパク質が特定のシステムに蓄積するというシステム選択性にあります。この組織と病気の特性に注目することが重要です。脳研究所は、ヒトの病理標本を多数保有し、ヒトの脳疾患を研究する上で大きな利点があります。この利点を生かし、疾患脳で、これらの特性を理解し、その異常を解明することを目指しています。現在の研究課題は、1)TDP-43の関連する筋萎縮性側索硬化症でのRNA代謝のゆらぎ、2)脳血管性認知症に於ける神経血管連関と、それを支える壁細胞生存メカニズムの解明、3)ポリグルタミン病の進行抑制治療法とその評価方法の開発です。全く新しい視点で、神経疾患の克服を目指しています。

strategy for these diseases. We aim to develop diagnostic methods and therapeutic strategies for these diseases. For this purpose, we have to know the unique property of the brain and brain diseases. The brain has a neurovascular network consisting of unique cells. Most of the brain disease is accumulating the particular protein within distinct nervous systems. We focus on both these characters in our research by using more than thousand human brain samples stored in our institute. The brain bank gives us an excellent opportunity to elucidate the human brain disease. Our current research projects are, 1) elucidation of a fluctuation of RNA metabolism in the amyotrophic lateral sclerosis, 2) explanation of a mechanism for maintaining the neurovascular coupling which contributes a higher function of our brain, 3) developing the therapy and the new evaluation system for ataxia. From an entirely new perspective, we will address these issues.

#### 遺伝性脳血管性認知症CARASILでみられる脳小血管の異常



A. C. A. B. I

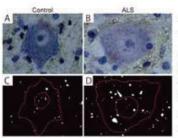
遺伝性脳血管性認知症CARASILで みられる脳小血管の異常 A, B) CARASIL患者の脳小血管 C, D) Centrol患者の脳小血管 A, C) Elastica Van Gieson染色 B, D) TGF-β染色 Scale Pars: 100 u m

B, D) TGF- 身染色
scale bars; 100 μ m

CARASIL患者の血管壁では強い壁細胞
変性とTGF- β の蓄積を認める。

Hava K, 26 kg A, et al. N Engl J Med, 2009を一部次打

#### ALS運動神経細胞内のTDP-43 mRNAの分布



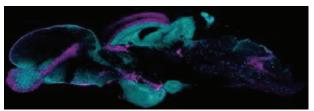
ALS運動神経細胞内の
TDP-43 mRNAの分布
A, C) Control患者の脊髄運動神経
B, D) ALS患者の脊髄運動神経
A, B) Hematoaylin後色
C, D) TDP-43 mRNA in situ hybridization
ALSの運動神経細胞では
細胞壁のTDP-43 mRNA比乗が増える



ヒトの脳の中には千億とも言われる神経細胞とそれ以上のグリア 細胞が存在し、その機能を司っています。神経細胞を星に例える と、さながら脳は小宇宙とも言えますが、さらに複雑なことに神経細胞は多数の突起をのばして各々にシグナルを伝達しあっています。ある意味では宇宙よりも複雑かもしれません。

宇宙の星の一つ一つを全て研究することは技術的にも理論的にも時間的にも不可能です。しかし身近な太陽や太陽系の惑星を研究することで、他の恒星や惑星の性質を類推することは可能です。同じように脳の神経細胞およびその連絡を一つ一つ明らかにすることも同様に不可能ですが、ミニチュア版の脳が存在すればそこから類推し正しい結論を導きだすことは可能です。

私達は小型魚類の中枢神経を研究することで、ヒトの脳内で起きている現象を明らかにします。特に脳・神経機能の異常によっておこる疾患や障害の原因を明らかにし、その治療や理解に結びつけます。我々人類は魚類を経て進化しており、ほとんどの脳・神経の構造や機能は既に魚の段階から存在します。魚で脳・神経の働きおよび病態を解明し、得られた知見を脳研究所に蓄積されたヒト試料と照らし合わせることで、これまで難しかったヒト神経精神疾患の治療や理解につなげていきます。

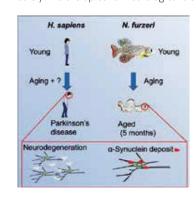


小型魚類の脳神経系。マゼンダはTH陽性のドパミン及びノルアドレナリン神経。

There exist approximately 100,000,000,000 neurons in each human brain, and the number of glia cells is much more than that of neurons. Supposed that each neuron is a star in the Universe, we could compare the brain to a small Universe within. However, things are more complicated because each neuron extends long fibers to other neurons for communicating signals. In one sense, the brain, a small Universe, is much more complicated than the Universe itself.

It is theoretically, technically and physically impossible to study all the twinkling stars in the sky. But we could estimate the characters of stars or planets by carefully observing and analyzing the sun and planets in the solar system. It is also impossible to elucidate functions, anatomies and networks of all the neurons one by one, but we are able to reach a right conclusion if we handle a miniature brain and deduce common principles from the mini-brain.

This is the way that we have followed. We will disclose the phenomenon occurring in human brain by studying Fish brain. Especially our aim is to elucidate the mechanism of neurological diseases and disorders, deepening scientific and social understanding for some, or finding a drug for others. We human beings have evolved exactly from Fish, and most of the functions and structures in the human brain are preserved in Fish brain. Our laboratory has tried uncovering the physiological functions and pathophysiology of the human brain by comparing Fish and human brains, and we will surely find therapies for neurological diseases and disorders.

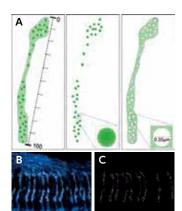


アフリカメダカは加齢及び $\alpha$ シ ヌクレイン依存性にパーキンソ ン病様の表現型を呈する。



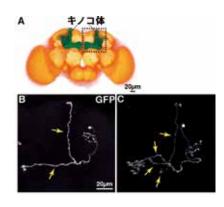
脳の神経回路は、通常は生涯に渡ってその機能を維持し続けま す。そのためターンオーバーによって健常な組織を維持する他の 体細胞と異なり、回路を形成している神経細胞は独自の細胞間相 互作用によって長期的に健康状態を保つメカニズムを有している と考えられます。これが破綻すると老化または神経変性疾患や精 神疾患へと繋がることが予想されます。しかし、神経細胞を維持 するために機能する細胞間コミュニケーション機構は調査に要す る期間が非常に長く、十分解明されていません。私達は個体の 生活環サイクルが短く重複遺伝子が少ないショウジョウバエのメ リットを活かし、複雑な遺伝子解析を迅速に推進しこの問題に取 り組んでいます。そして、神経細胞間で情報伝達の場となるシナ プスや(図1)、隣接細胞間を隔てる細胞膜を構成するリン脂質の 代謝に焦点を当てた細胞間相互作用解明に向けた研究を進めて おります(図2)。これらの研究から、シナプスや脂質代謝の適切 な調節による新規神経保護の分子基盤の知見の提案し、従来説 明がつかなかった神経変性疾患や精神疾患の脳回路で起こる障 害の実体解明につなげることを目指します。

Neural circuits of the brain usually maintain their function over a long duration; therefore, it is believed that circuit-forming neurons sustain a long-term health-maintenance mechanism via unique cellcell interactions, unlike somatic cells that preserve tissue health via cell turnover. Disruption of this circuit-maintenance mechanism could lead to aging, neurodegenerative diseases, and mental disorders. However, intercellular communication mechanism to maintain neuronal health has not been fully elucidated owing to such an investigation being time consuming. We overcome this complication by taking advantage of the short life cycle and rarely duplicated genes of Drosophila that enable rapid genetic analyses. We are conducting research that focuses on synapses that serve as transmission sites for neuronal information. Further studies are also being undertaken to investigate the metabolism of the phospholipids that constitute the cell membranes between adjacent cells. From these studies, we expect to propose novel findings on the molecular basis of neuroprotection through regulation of synapse transmission and lipid metabolism.



# ショウジョウバエ視神経軸索に あるシナプス

(A)シナプスの分布と数の半自動定量。シナプスの位置情報、スポットとして判定されるシナプスのシグナル強度、そしてバックグラウンドとなる細胞質のシグナル強度の模式図。(B)ショウジョウバエ視神経軸索終末(青色)とシナプスマーカー(白色)。(C)画像解析ソフトウェアIMARISの自動選択によるシナプスのスポット化。(図1)



## 脂質代謝異常による 神経形成異常

(A)ショウジョウバエ成虫脳とキノコ体(点線部)。(B)野生型キノコ体の1細胞。(C)脂質代謝に必要なDIP2の変異体では過剰な軸索枝が観察された。各図の矢印は軸索枝を示す。

(図2)