生体観察のためのコンパクト MRI システム

Compact MRI System Integrating Micro RF and Gradient Coil for Biological Observation

精密工学専攻 30 号 土屋大 Dai Tsuchiya

1. 研究の背景と目的

MRI(Magnetic Resonance Imaging)とは核磁気共鳴現象を用 いた撮像法のことで、内部構造を非侵襲に観察できる装置と して広く利用されている.近年, MRI は医療の現場だけでな く,植物や小動物など内部構造を画像化することで,より小 さな生体の観察に応用する試みが行われている(1).微小試料 を識別するためには、空間分解能の向上が求められる. MRI 装置における計測画像の分解能を向上させるためには,静磁 場強度の強化、計測感度の向上、勾配磁場強度の向上が必要 である.そこで我々の研究室では RF マイクロコイルを試作 することで、計測感度の向上を実現してきた(2). これに対し て,勾配磁場強度の向上には,勾配磁場コイルに大電流を流 すこと、コイルの巻き数を増加させること、上下面のコイル 間隔を近づけることが必要とされる(3). そのため、微小試料 を計測対象としたとき、コイルを小型化し、上下面のコイル 間隔を低減することが、勾配磁場強度の向上に有効となる. そこで私は勾配磁場マイクロコイルの研究を進めてきた(4). しかし、生体に適したマイクロコイルの研究はほとんど行わ れておらず,我々も生体に適したマイクロコイルの研究に取 り組みはじめたところである(5).

アフリカツメガエルの胚の観察に MRI が応用された報告 がある⁽⁶⁾. アフリカツメガエルの胚は直径約 1.2 mm と比較 的サイズが大きく胚操作が容易なため,生物学において広く 使用されている⁽⁷⁾.しかし,両性類の胚は不透明な分子なた め,生きた状態の観察は顕微鏡を用いた胚の表層のみに限ら れていた⁽⁸⁾.そこで静磁場強度 11.7 T の超伝導磁石を用いた MRI 画像計測により,生きた状態の胚における内部構造の観 察を実現した⁽⁶⁾.使用した RF コイルは銅線をガラスキャピ ラリの周囲に巻き付けたソレノイドコイルを用い,胚の試料 容器としての機能も持っている.しかし,計測対象をコイル の内部に配置し保存しているため,胚の表層の観察は困難で あった.

そこで、本研究では勾配磁場マイクロコイル、生体観察チ ップにより構成されるコンパクト MRI システムを構築し、 胚の内部構造及び外部構造の非侵襲的観察を実現する.

2. 提案するシステムの概要

提案するコンパクト MRI システムは Fig. 1 に示すように勾 配磁場マイクロコイル,生体観察チップで構成される.勾配 磁場マイクロコイルは X,Y 軸方向の勾配磁場を生成するた めに長方形のコイルを 4 つ組み合わせた平行四線コイル,Z 軸方向には円形のコイルを上下に2つ並べたマクスウェルペ アコイルにより3つのコイルで構成される.空間的に複雑な 構造を持つが,フレキシブルコイルと冶具を組み合わせるこ とで,コイルの小型化が可能である.これにより,勾配磁場 マイクロコイルは高い勾配磁場を生成する.また,生体観察 チップは RF コイル,試料容器,スライド機構を組み合わせ て試作した.計測対象に応じて,試料容器を変更することで 異種の胚の観察に応用することができる.

Fig. 2 にコンパクト MRI システムのコンセプト, Fig. 3 に 生体観察チップの概略を示す.計測対象である両生類の胚







Fig. 3 Schematics of the biological observation chip.

を保持した試料容器はスライド機構により,再現性高くかつ 容易に RF コイルの中心に出し入れすることができる.ここ で,胚の乾燥を防ぐため RF コイルには O リングを用いたシ ール部が設けてある.試料容器とはめ合うことで,胚の外気 との接触を防ぐことが可能である.RF コイルから試料容器 を抜去した状態では,顕微鏡下で胚の表層の観察を行うこと ができる.また,試料容器を RF コイルに挿入した状態では, 勾配磁場マイクロコイルと組み合わせることで,勾配磁場の 中央に胚を配置でき,高分解能な MRI 画像計測を可能とす る.そのため,胚の内部構造の観察を行うことができる.以 上より,両性類の胚の内部構造及び外部構造の非侵襲的観察 が可能である.

3. システムの設計・試作

3.1 システムの設計

本研究では,静磁場強度2.0 Tの永久磁石を使用し,計測 対象として直径約1.2 mmと直径約1.6 mmの両生類の胚を用 いる.そのため,勾配磁場コイルは抵抗値が1.0 Ω以下とな るように設計を行った.そこで,平行四線コイルは巻き数4 として,15×36 mm²の長方形をベースとした半月形状とした. また,マクスウェルペアコイルは巻き数5として直径17 mm の円形形状とした.それぞれのコイルは上下面のコイル間隔 を15 mm,導線幅600 µm,導線間隔350 µmとした.生体観 察チップの大きさは勾配磁場コイルに挿入した時に,計測対 象と RF コイルが勾配磁場コイルの中央に配置されるように 23×29×8 mm³にした.また,RF コイルは巻き数10,コイル 長さ4 mmのソレノイドコイルとした.

3.2 生体観察チップの試作

生体観察チップの試作プロセスを Fig. 4 に示す. 3D プリ ンタを用いて試料容器, スライド機構の部品を試作した. Fig. 4(a)に出力した試料容器を示す. コイルに挿入される凸形状 の先端は 2×2×4 mm³の直方体で, 胚を保持するため, 直径 1.8 mm, 深さ 1.8 mmの溝がある. また, 直径 3.4 mm, 高さ 1.5 mmの栓を設けており, O リングと密着させることで外気 との接触を防ぐことができる. 次に, Fig. 4(b)に出力したス ライド機構の部品を示す. スライド機構は 3 つの部品を組み 合わせることで試作される. 機構の内面には中空円柱を設け ており, 銅線を巻き付けることで RF コイルを形成する. ま た, 内径 3.2 mmのO リングを RF コイルの端面に設けた溝 に取り付け, シール部を形成する. 最後に, RF コイルを受 信回路に実装し, 生体観察チップが完成する.

3.3 勾配磁場マイクロコイルの試作

勾配磁場マイクロコイルの試作プロセスを Fig. 5 に示す. コイル配線の試作には Cu/ポリイミド/Cu の 3 層フレキシブ ル基板を用いた. 基板の厚さは Cu 層が 12 μm, ポリイミド 層が 25 μm である.まず,基板にフォトレジストを塗布し, 露光・現像を行いコイル配線のパターニングを行った.次に 表裏の Cu 層のエッチングを行い,コイル配線を試作した. その後,表面と裏面の配線をはんだ付けにより接続した.試 作したコイル配線を Fig. 5(a)に示す.また,配線に Cu めっ きを行うことで,抵抗値の低減を行った.次に Fig. 5(b)に示 すように,コイル配線を U の字に折り曲げ, 3D プリンタで

(a) Modeling the sample holder using 3D printer.



Fig. 4 The fabrication of the biological observation chip.

(a) Use flexible substrate (Cu/ Polyimide/Cu) and pattern Cu layer to make coil wirings.



(b) Assemble flexible substrates to 3D-printed jig



(c) Fixed coil wirings by using epoxy resin and insert electromagnetic shield into gradient coils.



Fig. 5 The fabrication process of the micro gradient coils.

試作した3次元治具を用い立体的に組み上げた.この工程を X軸,Y軸,Z軸の順に行いコイル全体を形成し,エポキシ 樹脂でコイル配線の固定を行った.最後に,勾配磁場コイル の小型化による渦電流の影響を低減するために,コイル内部 に銅箔テープで試作した局所電磁シールドを挿入した.Fig. 5(c)に試作した勾配磁場マイクロコイルを示す.

4. 実験

4.1 RF コイルの電気特性計測

試作した RF コイルの電気特性を評価するため, MRI 装置 の共鳴周波数である 85.8 MHz におけるインダクタンスと抵 抗値の計測を行った. Fig. 6 に示すように, インダクタンス は 318 nH, 抵抗値は 1.25 Ω , であった. 以上より, RF コイ ルとして十分高い特性を持っていることが確認できた.

4.2 勾配磁場マイクロコイルの電気特性計測

試作した勾配磁場マイクロコイルの電気特性を評価する



ため、インダクタンスと抵抗値の計測を行った. コイルのイ ンダクタンスはX,Y,Z軸がそれぞれ199,193,166 nH, 低抗値は0.71,0.81,0.59 Ω であった.計測結果より、隣接 した配線は短絡せずに十分にめっきを行うことができ、1.0 Ω より低い値となった.以上より、試作した勾配磁場マイクロ コイルは使用可能であると判断した.

次にコイルの勾配磁場強度を評価するために, MRI 画像計 測を行い、計測画像の画素サイズと印加電流から勾配磁場効 率を算出した.勾配磁場強度は印加電流と勾配磁場効率に比 例するため、勾配磁場効率が高いほど勾配磁場強度を向上す ることができる.実験のセットアップを Fig.7 に示す.計測 対象には直径 4 mm の油球を用いた. ここで, RF コイルには 巻き数 9,直径 4.5 mm のソレノイドコイルを使用した.ま た,比較用コイルとして小型 MRI 装置に内蔵されていた勾 配磁場コイルを用いた. 撮像条件としてスピンエコー法を使 用し, TR = 1000 msec, TE = 12 msec の条件で行い, 最大出 力 10 A の勾配磁場電源を用いた. 勾配磁場マイクロコイル による計測画像を Fig. 8(a)(b),内蔵コイルによる計測画像を Fig. 8(c)に示す. このとき, それぞれの勾配磁場コイルに印 加した電流値と算出した画素サイズを Table 1 に示す.計測 結果より、勾配磁場マイクロコイルは3.74Aの印加電流で画 素サイズ 50×50 μm²の高分解能を実現している. また, 画 素サイズ 100×100 μm²の画像計測には, 試作したマイクロ



Fig. 7 Experimental setup of the measuring gradient magnetic field efficiency.



Fig. 8 The MRI images of cooking oil.

Table 1 The pixel size and applied current to the gradient coils.						
	Micro coils		Built-in coils			
	(a)	(b)	(c)			
Applied current [A]	3.74	1.87	8.70			
Pixel size [µm ²]	50×50	100×100	100×100			

コイルは印加電流 1.87 A と小さい印加電流で実現している のに対し,内蔵コイルは印加電流 8.70 A と大きな印加電を必 要とした.次に,計測画像より算出した勾配磁場効率を Fig. 9 に示す.マイクロコイルの勾配磁場効率は X 軸が 24.6 mT/m/A, 25.5 mT/m/A, 32.7 mT/m/A となった.マイクロコ イルの勾配磁場効率は内蔵コイルと比較して約 4.9 倍となっ た.以上より,勾配磁場マイクロコイルにより高い勾配磁場 を生成でき,高分解能な MRI 画像計測を可能とした.

4.3 MRI 画像計測実験

局所電磁シールドによるノイズの低減効果を評価するために、シールドの有無による MRI 画像計測を行い、計測画像より SNR を算出した.撮像条件として、スピンエコー法を使用し、TR = 1000 msec、TE = 12 msec、画素サイズ 100×100 μ m²の条件で行った.シールド有りの計測画像を Fig. 10(a)、シールドなしの計測画像を Fig. 10(b)に示す.計測画像から SNR を算出した結果、シールド有りの SNR は 120.4、シールドなしの SNR は 35.4 となった.シールド有りの SNR は約 3.4 倍高い値となり、渦電流によるノイズの低減を確認した.

次に計測領域の確保を評価するために,計測画像から歪み 率を算出した.計測対象として Fig. 11(a)に示すように,1 mm 角の水溶性樹脂を格子状に配置したファントムを試作した. 計測画像を Fig. 11(b)に示す.実測の幅と画像上の幅の割合を 歪み率とし,算出した. 歪み率のまとめを Table 2 に示す. 計測結果より,画像中央における 4 つのボックスは歪み率 10%以内に収まった.これはフレキシブルコイルと冶具を組 み合わせることで,高精度に配線を形成できたと考えられる.





Fig. 10 Measurement image for noise comparison.



Fig. 11 Grid-like phantom and measurement image.

Table 2 Measurement result of distortion rate. (%)

	А	В	С	D
1 st	29.17	25.00	25.69	27.08
2 nd	11.11	2.78	3.47	8.33
3 rd	14.58	0.69	3.47	18.75
4 th	2.08	7.64	12.50	11.11

以上より,生体観察チップを用いることで,勾配磁場コイルの中央に計測対象を配置できるため,直径 1.2 mm と直径 1.6 mmの胚に対して十分な計測領域を確保できた.

4.4 胚の観察

試作したシステムの有効性を示すために、両生類の胚の観 観察を行った.計測対象には直径約1.2mmのアフリカツメ ガエルの胚, 直径 1.6 mm のイベリアトゲイモリの胚を用い た. Fig. 12(a)に外部構造の観察のセットアップを示す.マイ クロスコープ(VHX-6000, キーエンス社製)を用いた. Fig. 12(b)に内部構造の観察のセットアップを示す. 生体観察チッ プを勾配磁場マイクロコイルに挿入し, MRI 画像計測を行っ た. 撮像条件として, スピンエコー法を使用し, TR = 1000 msec, TE = 12 msec, 画素サイズ 50×50 µm²の条件で行った. アフリカツメガエルの観察画像を Fig. 13, イベリアトゲイモ リの観察画像を Fig. 14 に示す. 計測結果より, 3D プリンタ で試作した試料容器で胚を保持したまま,表層を観察するこ とができた.また,MRI画像ではノイズが多少あるが、細胞 が乾燥をすることなく、形状を確認することができた.以上 より, 胚の内部構造及び外部構造を非侵襲的に観察すること ができた.



Fig. 12 Experimental setup for using the system.



Fig. 13 Images of observation of Xenopus embryo.



Fig. 14 Images of observation of Pleurodeles waltl embryo.

5. 結論

本研究では、勾配磁場マイクロコイル、生体観察チップに より構成されるコンパクト MRI システムを提案した. 試作 したシステムの大きさは 60×57×24 mm³である. 勾配磁場マ イクロの勾配磁場効率は X 軸が 24.6 mT/m/A, Y 軸が 25.5mT/m/A, Z 軸が 32.7 mT/m/A であり、既存のコイルと比 較して約 4.9 倍となった. そのため、高い勾配磁場の領域を 形成でき、高分解能な MRI 画像計測を可能とした. また、 計測画像より算出した SNR は 120, 画像中央における歪み率 は約 2.6 %となった. 最後に、アフリカツメガエルの胚とイ ベリアトゲイモリの胚を用いて観察を行った. マイクロスコ ープにより、胚の表層が確認できた. また、MRI 装置により 画素サイズ 50×50 µm²の MRI 画像を計測し、内部構造を確 認することができた. 以上より、胚の内部構造及び外部構造 の非侵襲的観察を実現した.

参考文献

- Même S., Joudiou N., Szeremeta F., Mispelter J., Louat F., Decoville M., Locker D. and Beloeil J. C., In vivo magnetic resonance microscopy of Drosophilae at 9.4 T, Magnetic Resonance Imaging, **31**-1 (2014) pp. 109-119.
- (2) Dohi T. and Yokoyama Y., A Low-resistance and Low-parasitic Capacitance Micro Coil for MRI Fabricated by Selective Deposition on 3D Stepped Helical Structures, IEEJ Transactions on Sensors and Micromachines, 137-1 (2017) pp. 2-7.
- (3) Jin J., Electromagnetic Analysis and Design in Magnetic Resonance Imaging, CRC Press, New York (1998) pp. 87-89.
- (4) Tsuchiya D. and Dohi T., A compact magnetic resonance imaging system integrated micro RF and gradient coils for small sample measurement, Proceedings of IEEE Micro Electro Mechanical Systems (2018) pp. 426-429.
- (5) 曾俊皓, 土屋大, 堀正峻, 土肥徹次, 生体観測のための 低ノイズな MRI 用マイクロコイル, 第9回マイクロ・ナ ノ工学シンポジウム講演論文集 (2018) 01pm1-PN-151.
- (6) Papan C., Boualt B., Velan S. S., Fraser S. E. and Jacobs R. E., Time-lapse Tracing of Mitotic Cell division in the Early Xenopus Embryo Using Microscopic MRI, Developmental Dynamics, 235-11 (2006) pp. 3059-3062.
- (7) Wallingford J. B., Rowning B. A., Vogeli K. M., Rothbächer U., Fraser S. E. and Harland R. M., Dishevelled controls cell polarity during Xenopus gastulation, Nature, 405-6782 (2003) pp. 81-85.
- (8) Chalmers A. D., Strauss B. and Papalopulu N., Oriented cell divisions asymmetrically segregate aPKC and generate cell fate diversity in the early Xenopus embryo, Development, 130-12 (2000) pp. 2657-2668.