東状微小流路を利用した神経再生型電極の開発

正 員 鈴木 隆文* 非会員 小竹 直樹** 非会員 満渕 邦彦* 非会員 竹内 昌治***

Regeneration-Type Nerve Electrode Using Bundled Microfluidic Channels

Takafumi Suzuki*, Member, Naoki Kotake**, Non-member, Kunihiko Mabuchi*, Non-member, Shoji Takeuchi***, Non-member

Neural interface devices that will allow signals from the human nervous system to control external equipment are extremely important for the next generation of prosthetic systems. A novel multichannel regeneration-type nerve electrode designed to record from and stimulate peripheral nerves has been developed to allow the control of artificial hands and to generate artificial sensations. In this study a novel flexible regeneration microelectrode based on the nerve regeneration principle was designed and fabricated using MEMS technologies. The electrode, which was fabricated on a 25- μ m-thick Parylene C substrate, has multiple fluidic channels. Each fluidic channel was 100 μ m wide \times 30 μ m high \times 1500 μ m long and featured multiple electrodes inside them as recording and stimulating sites. They also served as guidance channels for the regenerating axons.

キーワード:神経再生型電極,ブレインマシンインタフェース,神経インタフェース,神経電極,末梢神経 Keywords: nerve regeneration electrode, brain-machine interface, neural interface, neural electrode, peripheral nervous system

1. 緒言

(1・1) 神経インタフェースデバイス 近年,生体の神経系と直接の情報人出力を行う神経インタフェースデバイスの開発が国内外で活発に行われている。神経系に対する多チャンネルかつ長期間安定した信号入出力が可能となれば,運動指令信号による義手などの補綴機器の制御や,自律神経系の情報を利用した人工臓器制御,あるいは逆に外部から感覚信号を入力することによる人工触覚等の人工感覚生成などが実現できるものと期待されている。

神経系と情報の入出力を行う箇所としては、中枢神経系 と末梢神経系が考えられる。中枢神経系、特に脳を対象と する場合、埋め込み型のデバイスは頭蓋骨の中に位置する ため、運動等の影響をうけにくく、比較的安定した信号入 出力が期待できる半面, 万が一の感染等の事故の場合には, 影響が重篤となる可能性を有する。一方、末梢神経系を対 象とする場合には、事故の影響が限局的になり得る上、計 測した神経信号の解釈に関しても, より効果器や受容器に 近い位置であるために中枢神経系の場合よりも容易である ことが期待できる。また、中枢神経系と直接の情報入出力 を行うことによって未知の影響が起こるかどうかという問 題も回避できることも利点である。その一方で、埋め込み 箇所と筋肉とが隣接するため運動の影響を受け易く, 埋め 込んだデバイスを神経組織へとずれることなく長期間安定 して固定することが大きな課題となる。このような末梢神 経を対象とする埋め込み型の神経インタフェースデバイス として、末梢神経の再生能力を利用した神経再生型電極が 提案され開発が進められてきた(1)(2)。後述するように、原理 的に「ずれ」を防ぐことが可能であることから、末梢神経 系を対象とするデバイスとして大きく期待されているもの である。

〈1・2〉 神経再生型電極 神経再生型電極の原理,特長について説明する。末梢神経系を構成する神経細胞の軸索 (神経線維)を切断すると,細胞体から見て切断箇所より遠位側の部分ではシュワン細胞を残して軸索が変性 (Waller 変性)していくが,近位側では切断箇所(の1~数個近位側のランビエ絞輪)から先へと軸索を再生させていく。その際に再生軸索が遠位側の断端の方に誘導されるこ

7-3-1, Hongo, Bunkyo-ku, Tokyo 113-8656 ** 東京大学大学院工学系研究科先端学際工学専攻 〒153-8904 東京都目黒区駒場 4-6-1 Department of Advanced Interdisciplinary Studies Graduate School of Engineering, The University of Tokyo 4-6-1, Komaba, Meguro-ku, Tokyo 153-8904

*** 東京大学生産技術研究所 マイクロメカトロニクス国際研究センター 〒153-8904 東京都目黒区駒場 4-6-1 Institute of Industrial Science, The University of Tokyo 4-6-1, Komaba, Meguro-ku, Tokyo 153-8904

^{*} 東京大学大学院情報理工学系研究科システム情報学専攻 〒113-8656 東京都文京区本郷 7-3-1 Department of Information Physics and Computing, Graduate School of Information Science and Technology,

とが知られている。

そこで神経束を切断して、断端間に多数の小孔を備えた電極を置いて再生を待つと、電極上の小孔を通って軸索が再生する (Fig. 1)。各小孔はそれぞれ独立した電極として機能させる。以上が神経再生型電極の原理である。神経再生型電極は原理的に以下のような特徴を有している。

- ① 再生軸索が電極孔を通過しているため、電極と神経 東が物理的、電気的にしっかりと固定される。この ため、長期間の安定した計測、刺激が可能である。 (針型の電極のようにずれることが無い。)
- ② 小孔の径を調整することによって 1~数本の神線維に対する計測,刺激が実現する可能性を有する。
- ③ 従来の金属電極,ガラス管電極では困難な多チンネル入出力が可能になる。

こうした神経再生型電極の研究は従来,主にシリコンを 基板材料として開発が行われてきたが,近年,ポリイミド 等の高分子材料も利用されるようになってきた。しかしな がら,いずれの電極も,Fig.1に示されるような平面構造の ものであり,一つの平面状の基板の上に,電極孔と配線と が配列されていた。このため,電極孔を通過した各神経線 維と電極とは一点でのみ接することになり,有髄の神経線

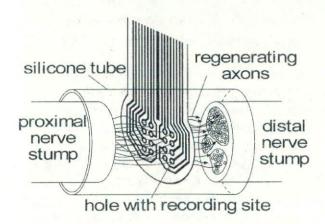


Fig.1. Schematic of the regeneration-type nerve electrode (conventional model).

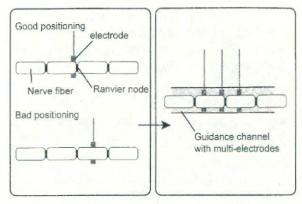


Fig. 2. Distance between the recording sites and the Ranvier node of a single nerve fiber.

維の場合には、ランビエ紋輪と電極孔との位置関係によっては、SN 比の悪化が避けられないと考えられる (Fig.2 左)。また、電極孔の中に複数の再生軸索が通過した際に、それらの信号を弁別するための手がかりも少ない。

〈1・3〉 本研究の目的 こうした問題を解決するため、本研究では微小流路を束ねた形状の三次元構造を有する神経再生型電極を新しく提案し、主に作成の可能性について検証することを目的とする。著者らはこれまでに、ポリイミドやパリレン C (ポリクロロパラキシリレン) などの高分子材料を利用して、柔軟型神経電極や、流路を備えた柔軟神経電極を開発してきたが(3)~(5)、本研究で提案する新しい神経再生型電極はこれらの技術を応用したものである。

次節以降で,この電極の概念,設計,作成方法,および 基礎的な評価について報告する。

2. 電極アレイ製作

《2・1》概念 本研究で提案する神経再生型電極の概念図を Fig. 3 に示す。フィルム基板上に流路を並べ、それを巻くことで流路の東を形成する。軸索はこの流路の中を再生していくようにする。巻く際には流路外のすきまを接着剤で埋めるようにして、軸索が流路の外を再生しないようにする。各流路の内部には電極を複数個並べる。これによって、ランビエ絞輪に近く SN 比の良い電極を選択して使用することが可能となる (Fig. 2 右)。また、流路内に複数の再生軸索が通過した際には、複数の電極から計測された信号によって弁別することも容易になると推測される。さらに流路構造自体が、細胞外計測における神経スパイクの高さの減衰を抑えることも期待できる。

また、電極を巻き上げていく際の最後の 1 周分については、流路長よりも電極基板の幅が大きくなるようにしておくことによって、従来型の神経再生型電極におけるシリコーンチューブ (Fig. 1) のように神経束との接続に使用することができる。さらに、神経束との接続時に手術針と糸を通すための穴もあらかじめあけておく。

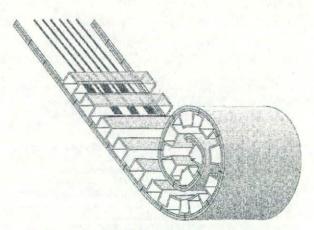


Fig. 3. Schematic of the new regeneration-type nerve electrode integrated with multiple guidance channels.

計 今回の試作においては、体重300g 程度のラットの坐骨神経(直径約1.5 mm)を埋め込み対象 として想定し、電極全体の筒の径は 1.6 mm, 流路の神経線 維方向の長さは 1.5 mm, 流路内寸は幅 100 μm, 高さ 30 μm, 隣接する流路間の間隔は 100 um, パリレン C による電極基 板の厚さは、Fig. 4 の最下層が 10 μm, 配線の絶縁層が 5 μm, 最上層が 10 μm, で合計 25 μm とした。上述した神経束と の接続用のチューブの役割を果たす部分の長さについて は、両側それぞれ 1.5 mm として、電極全体の筒の長さは 4.5 mm とした。配線部および電極部の材料としては金を使 用し、厚さは約300 μm とした。配線の幅は30~60 μm で、 電極部の金属が流路内で露出する窓の形状は 20×50 µm の 長方形とした。流路間隔は 100 μm で、流路数は 98 本とし た。プローブ上の電極の一部 (3 個~11 個) をコネクタと の接続部まで配線した。各寸法の決定理由や検討事項等に 関しては考察の項にて詳述する。

〈2·3〉 作成方法 本電極の作成方法を Fig. 4 に示す。 作成はシリコンウェハ上で行う。

- ① (作成中の土台として使用する)シリコンウェハ上にパリレン Cを10 μm コーティングして、この上に金を約300 nm 蒸着し、パターニングを行い、幅30~60 μm の配線及び電極部を作成する。
- ② 第二層のパリレン C を 5 μm コーティングし、電極部 とコネクタ部が露出するように、アルミマスクを使 用した酸素プラズマエッチングにより、電極用の窓

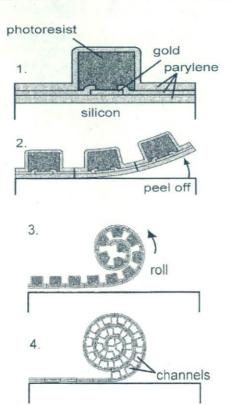


Fig. 4. Fabrication process. The photoresist was removed after rolling the fluidic channel area.

あけを行なう。

- ③ 厚膜レジスト(本研究では、THB-611P または SUNFORT AQ-4059 ドライフィルムレジストを選択 して使用)をコーティングして、パターニングを行 う。これは流路を形成するための犠牲層となる。
- ④ さらに; 第三層のパリレン Cを 10 μm コートした上で,外形の切り出しと流路の出口やコネクタ部等の露出のためにを行う。(Fig.4-1)
- ⑤ 電極をシリコンウェハから剥離しながら、あるいは 一度全て剥離してから巻いていく。直径約 120 μm, 長さ約 5 cm のタングステンワイヤの中央付近を、電 極の先端にシアノアクリレート系接着剤(アロンア ルファ、東亜合成株式会社)で接着して、それを芯 として巻く。その際、エポキシ系接着剤(エクセル エポ、セメダイン株式会社)を間に入れて、巻いた 部分が開かぬよう固定する。(Fig.4-3)
- ⑥ 巻き終わった後で電極をアセトンに浸漬(1~24 時間)し、厚膜レジストを除去すると共に、芯として使用したタングステンワイヤを抜き取る。

以上の作成方法は、巻くことを除いては、基本的に著者等による流路を備えた柔軟神経電極⁽⁵⁾の作成方法と同様のものであるが、今回は、厚膜レジストに関しては、比較検討のため、フィルムレジスト型の SUNFORT AQ-4059 と通常型のレジスト (THB-611P) の2種類のレジストを使用した。

3. 結 果

〈3・1〉 試作結果 作成した電極の写真を Fig. 5 に示す。作成の各段階での経過が示されている。Fig. 5A と Fig. 5C に示されるように,巻き終わりの 1 周分については,神経束との接続用に,流路長よりも電極基板の幅が大きくなるようにした。各流路のサイズは,幅 $100~\mu m$,高さ $30~\mu m$ 長さ $1500~\mu m$ である。 Fig. 5B に示されるように,電極先端には,タングステンワイヤを接着するための糊しろ部を用意すると共に,巻きはじめが容易になることを期待してあらかじめ角を落とした形状とした。コネクタとの接続部まで配線した 5 個の電極の電極インピーダンスを計測した結果,平均値は $376~k\Omega$ (1~kHz)であった。

4. 考 察

〈4・1〉 作成に関して 試作結果から、提案した形状の立体型の神経再生型電極を、本作成方法で実現できることが示された。厚膜レジストに関して 2 種類のものを比較検討したが、フィルムレジスト型の SUNFORT AQ-4059 は、巻いた後の流路から除去されずに残留してしまうケースが多くみられたために、通常型のレジスト (THB-611P) の方が今回の電極の作成には適していると考えられる。

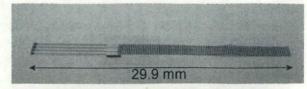
また、厚膜レジストのコーティング厚を(スピンコータの速度調節等により)調整することで、流路の高さを変えることができる。これについては、今後 in vitro や in vivo での評価実験において必要に応じて適切なサイズな流路を作

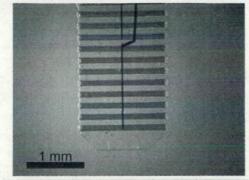
成する際に役立つと考えられる。

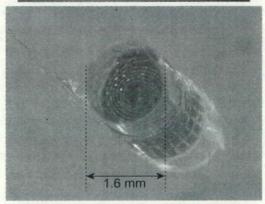
作成方法の⑥で示したように、巻くための芯として使用したタングステンワイヤを抜いたあとの穴が残ってしまった。これは流路の外であるので、流路以外の場所での軸索再生を避けたい場合には、穴を接着剤などで埋めるための作業が必要となる。周囲の流路を誤って塞がぬための注意が必要ではあるが、実現可能な作業だとは考えられる。しかしながら、より効率のよい巻き上げ方法の工夫と併せ、今後の検討が必要である。

〈4·2〉 設計に関して 今回の試作においては,対象 として想定した体重約 300 g のウィスターラットの坐骨神 経(直径約1.5 mm)に合わせて電極の全体の筒の径を1.6 mm としたが, 径の余裕としてどれぐらいが適切であるかは, 今後の埋め込み評価実験での検討事項の一つである。また, 流路の神経線維方向の長さは、本試作においては主に電極 配置上の都合から仮に 1.5 mm としたが、これは、長ければ 長いほど, 各流路についても, また配線の都合から全流路 についてもより多数の電極を配置でき、また流路間での絶 縁性も高くなると考えられる一方で、軸索の再生はより困 難になると考えられるため、適切な寸法の決定には、軸索 再生の評価を含めたさらなる検討が必要である。流路内寸 (幅と高さ)については、各流路に再生させる軸索の本数と、 個々の再生軸索の径から検討する必要があるが、軸索の再 生過程の初期においては個々の軸索の径は細く, それが次 第に太くなると考えられているため、 適切な開口部の寸法 決定にはやはり埋め込み実験による軸索再生の評価が必要 である。流路の高さは、使用する厚膜レジストで実現でき ることが条件となるが、流路内部での再生軸索と電極との 距離も,流路の高さ次第で大きくなるため,流路内での神 経スパイクの振幅の減衰も含めた検討が必要となる。今回 の試作においては、健常なラットの運動神経が複数本再生 することを想定して、幅 100 μm, 高さ 30 μm とした上で、 隣接する流路間の間隔は仮に 100 μm とした。パリレン C の 厚さに関しては、著者らの先行研究における値を参考にし て決定したが、これらは流路間隔と併せて電極全体の耐久 性と柔軟性を決めるものであるため、長期の埋め込み評価 実験により検討する必要がある。

流路の高さ、幅、間隔、そしてパリレン C の各層の厚さ、そして電極全体の筒の径は、電極内に配置可能な流路の最大本数を決定する。仮に今回試作した直径 $1.6~\rm mm$ の筒の中に、流路間隔を $20~\rm \mu m$ として流路を最大数詰め込むとすると、概算としては筒全体の断面積 $(0.8\times0.8\times\pi [\rm mm^2])$ を、各流路の外形に、巻き上げ時に仮に三角形になったとする流路間隙も含めた面積 $((30+10+10)\times(100+10+10+10)[\mu m^2])$ で除して、 $309~\rm a$ となる。流路の内側の断面積の総和と筒全体の断面積との比を開孔率と呼ぶこととすると、その値は上記の条件では $0.46~\rm b$ となる。この値はパリレン C の各層の厚さと流路間隔距離によって決まるものであるが、流路の軸索方向の長さと併せて神経東全体の再生の成功率に影響すると考えられる。本電極では従来型の神経再生型電極に







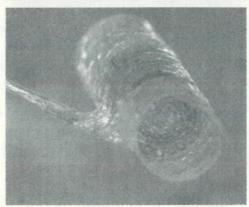


Fig. 5. Photo of the fabricated probe. (A) Overview of the probe before rolling. The whole length of the probe is 29.9 mm. (B) Tip of the probe. Each fluidic channel is W100 μ m \times H30 μ m \times L1500 μ m (C) After rolling, but before removing the photoresist. (D) After removing the photoresist.

比べて, 特に流路の長さが再生の阻害要因となることが懸 念されるが, これについては流路内壁のコーティング材料 や, 流路内部に充填する物質の工夫と併せて検討が必要で ある。

流路の最大数や開孔率に関しては、実際には巻き上げる際にいかに「きつく」(各層を密着させて)巻けるか、そし

て上述の作成プロセス⑥にあるように巻くための芯を使用するかどうかによっても影響を受けるが、いずれにしても、電極の設計方針に従って調節可能である。つまり、より多くの流路を用意して各流路を通過する軸索の本数を少なくして信号の弁別精度を向上させたいとか、あるいは軸索再生の成功率を向上させるために開孔率を重視したいなどの方針に従って調節することが可能である。

神経束との接続用のチューブの役割を果たす部分の長さについては、本試作においては両側それぞれ 1.5 mm としたが、これについても埋め込み時の操作性、固定の確実性、さらに神経再生に与える影響などの観点から、埋め込み実験による評価と検討が必要と考えられる。

本試作においては少数の電極のみを、コネクタとの接続 部まで配線したが、より多数の電極をコネクタに配線する ためには、この接続部の微小化についても検討する必要が ある。

(4・3) 電極インピーダンスについて 今回作成した電極は、金の層がパリレン C の基板に挟まれ、その開口部が電極として機能するという点で、著者らによる先行研究 (3~5) と構造的には同じものである。巻き上げていく過程で、金の配線層に負担が掛かり破損する可能性が考えられるが、先行研究 (4) においては電極の配線部分を直角に曲げても電極インピーダンスへの影響が小さかったことが示されている。本研究においても巻き上げたあとの計測結果は、先行研究の結果とほぼ同等な値であるため、巻き上げのプロセスは電極や配線を破損していないと考えられる。

〈4・4〉 今後の展開と課題 提案する電極の末梢側には、従来型の神経再生型電極と同様に切断した神経束の遠位端を置くことを想定しているが、さらに各流路へと外部から薬液を注入可能な機能を付与することにより、NGF(神経成長因子)などの再生を促進する物質を各流路内に注入して、神経束の遠位端の留置が不要になるとも考えられる。

神経再生型電極は、デバイスを再生軸索が通過してはじめて機能するものであるため、早急に神経再生に関する評価実験を行なう必要がある。現在、ラット坐骨神経を対象とした埋め込み評価実験を行い、神経再生型電極としての有効性を検証中である。

5. 結 語

末梢神経系と長期間安定した信号入出力を実現することを目指して、従来の平面型の神経再生型電極の問題点を克服するために、流路を東ねた構造を有する新しい神経再生型電極を提案した。提案した形状がパリレンと厚膜レジストの犠牲層を利用した作成方法で実現可能であることを試作によって実証し、電極の設計指針などに関する考察を加えた。

謝辞

本研究において、マスクの作成は、東京大学大規模集積システム設計教育研究センター(VDEC)の設備を使用した。また、本研究の一部は、厚生労働省科学研究費補助金(H17-

ナノ-010), および文部科学省科学研究費補助金 (基盤研究 (A) 課題番号 17206022) によって行われた。ここに記して 謝意を表します。

(平成19年2月27日受付,平成19年7月17日再受付)

対 対

- A. Mannard, R. B. Stein, and D. Charles: "Regeneration electrode units: Implants for recording from single peripheral nerve fibers in freely moving animals", Science, Vol.183, pp.547-549 (1974)
- (2) G. T. A. Kovacs, C. W. Storment, and J. M. Rosen: "Regeneration Microelectrode Array for Peripheral Nerve Recording and Stimulation", IEEE Trans. BME, Vol.39, pp.893-902 (1992)
- (3) T. Suzuki, K. Mabuchi, and S. Takeuchi: "A 3D flexible parylene probe array for multichannel neural recording", Proc. of 1st international IEEE EMBS Conference on Neural Engineering, pp. 154-156 (2003)
- (4) S. Takeuchi, T. Suzuki, K. Mabuchi, and H. Fujita: "3D flexible multichannel neural probe array", Journal of Micromechanics and Microengineering, Vol.14, No.1, pp.104-107 (2004)
- (5) S. Takeuchi, D. Ziegler, Y. Yoshida, K. Mabuchi, and T. Suzuki: "Parylene flexible neural probe with micro fluidic channel", Lab on a Chip, Vol.5, pp.519-523 (2005)

鈴木隆文



(正員) 1970年生。1995年東京大学大学院工学系研究科計数工学専攻修士課程修了。1998年同研究科先端学際工学専攻博士課程修了。同年東京大学国際・産学共同研究センター助手。2002年東京大学大学院情報理工学系研究科特任講師。2007年同研究科講師。博士(工学)。神経工学、生体工学に関する研究に従事。日本生体医工学会、IEEE などの会員。

小 竹 直 樹



(非会員) 1980 年生。2003 年 3 月鹿屋体育大学体育スポーツ課程卒業。2005 年 3 月鹿屋体育大学大学院体育学研究科修士課程修了。現在,東京大学大学院工学系研究科先端学際工学専攻博士課程在学中。神経インタフェースに関する研究に従事。

満 渕 邦 彦



(非会員) 1951 年生。1976 年東京大学医学部 医学科卒業。1978 年東京大学工学部計数工学科 卒業。1986 年東京大学医学系大学院博士課程修 了。1996 年東京大学国際・産学共同研究センタ 一教授。2002 年東京大学大学院情報理工学系研 究科教授。医学博士。医用生体工学,人工臟器, 神経インタフェースの研究に従事。日本生体医 工学会,日本人工臟器学会,IEEE などの会員。

竹内昌治



(非会員) 1972 年生, 2000 年 3 月東京大学大学院工学系研究科機械情報工学専攻博士課程修了。2001 年東京大学生産技術研究所講師。2003 年より同助教授。博士(工学)。神経インタフェース, 生体分子を用いた MEMS デバイスに関する研究に従事。日本生体医工学会, IEEE などの会員。

3-S24-6

神経プローブ研究の現状と未来

鈴木 隆文* (東京大学)

Neural probes - Present status and future prospects-Takafumi Suzuki (The University of Tokyo)

1. 緒营

Brain-Machine Interface (BMI) 技術の発展とともに、その 基盤技術としての神経プローブ研究にも注目が集まってい る。実際、近年の BMI 技術の発展の大きなきっかけとなっ ているのは、神経プローブを含めた神経信号計測技術と信 号処理技術の進歩であるし、また逆に、臨床応用を考える 場合にボトルネックとなっているのも神経プローブ技術で あると考えられる。神経プローブ研究は、電気生理学の歴 史と同じだけの長い歴史を有しているが、特に BMI システ ムに用いられる細胞外計測法に関しては、原理自体には大 きな進歩はなく、微細化を中心とした作成技術を中心に進 歩が重ねられてきた。しかしながらここ数年は、微細化以 外の観点からの開発研究も行われるようになっている。本 発表では、神経プローブの現状を、課題を挙げつつ概観し、 将来に向けた取り組み等について紹介する。そしてその一 例として、著者らのグループで開発を進めている主に末梢 神経系を対象とした立体構造の神経再生型電極についても 簡潔に紹介する。

2. 神経プローブ研究

<2・1>理想的な BMI 用神経プローブ

神経プローブは、BMI 研究だけでなく、神経生理学、循環生理学を含めた生理学の各分野においても重要なツールであるが、本稿では、BMI のために用いられる神経プローブを想定して議論する。求められる性能の多くは他の応用例においても共通であるが、最終的にヒトに対して、長期間安定した安全な信号入出力が求められるため、主に動物を対象として急性あるいは短期間の実験が行なわれる生理学の実験とは、いくつかの点では大きく異なる。(例えばBMI 研究において現状では細胞外計測のみが行われる。)

求められる性能をまとめると下記のようになる。

- 1) 個々の神経細胞または神経線維に対して独立した計測 や刺激が可能であること。(ここは症例や戦略によって議論 が必要な部分である。複数の細胞からの信号が混ざったも のを計測したあとで分離する方法も採れるし、混ざった信 号のままで利用可能なケースもある。)
- 2) 長期間安定して(症例によっては数十年間)に亘って、安定して計測や刺激が可能であること。(対象の神経細胞からずれないこと、あるいはずれたあとで位置調節が可能であること。さらに結合組織等による SN 比の低下が起こらな

いことも含む。)

- 3) 何より安全であること。(ケーブルを通じた感染を防ぐためには無線化が望ましい。またプローブ自体による神経組織へのダメージも防ぎたい。無線化のための回路による発熱の影響についても注意が必要である。)
- 4) 多チャネルの計測や刺激が可能であること。(必要なチャネル数は、操作対象の機器の自由度、あるいは感覚生成の場合には、生成感覚の時空間的解像度等から決まる。例えば多自由度の義手を自在に操作したい場合には、Wessberg らの研究(1)によると1自由度あたり数十個~百個程度の第一次運動野の神経細胞の信号が利用できれば、ある程度安定した制御が可能であることが示唆されている。より上位の部位の信号であれば、チャネル数はより少なくてすむ可能性もある。また義手の動きをいくつかの動作に限定するなどの工夫も考えられる。)

以上の条件を兼ね備えた神経プローブが理想的であると 考えられるが、以下に、現状と課題について述べる。 <2・2>従来型の神経プローブと MEMS 神経プローブ⁽²⁾

神経生理学の分野では従来、微細なガラス管や金属線を利用した手作りの神経プローブが使用されてきた。MEMS技術により様々な神経プローブが開発されるようになってきた昨今においても、こうした従来型のプローブは一定の優位性と根強い需要があり、例えば動物を用いたBMI研究の多くは、こうした従来型のプローブで行われているのが現状である。その理由としては、入手の容易さの問題、チャネル数の問題(MEMS技術により電極自体のチャネル数を増やすことは容易となったが、配線や計測系の多チャネル化が困難であるため、結局従来型のプローブのチャネル数で十分ということになる)、頑強性の問題(現状のMEMSプローブは、従来型のプローブに比べると、まだ脆いものが多い)、位置調節の問題が挙げられる。

MEMS 電極の代表的な例として、ここでは、ミシガン大学の Wise らによるシリコンプローブ電極とユタ大学の Normann らによる剣山型電極の2つを紹介する。

Wise らは 1980 年代からシリコンプロセスを利用して作成した神経プローブを開発し報告している⁽³⁾。フォーク状のプローブを複数枚平行に配置することによって、計測点が三次元的に配置された剣山型の電極が実現できることも報告している。また、電極と同一の基板上に信号処理回路を

実装したプローブも開発している。

Normann らは、シリコンの針状の電極を 100 本アレイ状に並べた剣山型の神経プローブを開発している⁽⁴⁾。個々の針状電極の直径は基部では100μm、長さは1.0~1.5mmであり、電極間隔は 400μm である。動物での評価を経た上で近年ではヒトの末梢神経や運動野にも埋め込まれ、BMI システムとして動作させた例⁽⁵⁾が報告されている。

どちらの MEMS 電極も現在では(高額ではあるものの) 市販されている。後述するような生体適合性などの面での 改善が進められると共に、無線化を目指した研究が行われ ている。

<2・3>現状の課題と将来に向けた取り組み

前述のように、動物を対象とした BMI の基礎研究において従来型のプローブが依然有用であり続けていることからも示唆されるように、現状の神経プローブは、従来型と MEMS 型のどちらについても、未解決の課題が多く残されている。以下では課題と共に解決に向けた取り組みについて紹介する。

A) チャネル数に関する問題

上述の要求性能の 4 にも挙げたように、義手の制御、あるいは人工視覚の生成には、現状のプローブのチャネル数では不足している。チャネル数の増加は、計測系、刺激系全体の問題でもあるが、少なくとも配線の問題を解決するためには、無線化が欠かせないと考えられる。そしてそのためには、体内である程度の信号処理を行う必要も生じる。近年、この課題に取り組む研究グループは多く、また、32ch程度のものは市販もされるようになっている。

B) 電極周囲の組織反応の問題

神経組織内に神経プローブのような人工物を長期間留置すると、周辺で結合組織等によるカプセル化が生じ、電極抵抗の増大により、信号計測や刺激が最終的には不可能になる場合のあることが知られている。近年、プローブ周辺でのアストロサイト等の挙動の研究が詳細に行なわれるようになった⁽⁶⁾が、防止する方法については未解決である。関連の学会でもこの課題に関する研究報告が増加している。薬剤を生分解性材料に混ぜて徐々に放出するなどの方法も提案されている。著者らのグループでは、プローブ表面にMPCポリマーをコーティングすることがある程度有効であることを報告している⁽⁷⁾。

C) 「ずれ」の問題、神経組織へのダメージの問題

現状の神経プローブは、MEMS型のものであっても、基部が太く、周囲の神経組織を圧迫しダメージを与えていることが危惧されている。また、構造が硬いために、柔軟な神経組織の動きに追随できずにずれてしまい、計測していた神経細胞を逃してしまったり、あるいはその「ずれ」自体が神経組織へのダメージになることも危惧されている。

こうした問題に対処するために、プローブのさらなる微

細化に向けた取り組みがなされている。豊橋技術科学大学 の石田らによるウィスカー結晶を利用したプローブ⁽⁸⁾は、微 細であることに加えて、信号処理回路との親和性、柔軟性、 強靭性を兼ね備えていることから期待を集めている。

また柔軟化に向けた取り組みも、著者らと同大の竹内研究室との共同研究をはじめとして内外の複数のグループによって進められている。さらに、柔軟プローブ研究の応用として、プローブと流路構造を統合することによって薬液注入機能を有するプローブも報告されている⁽⁹⁾。柔軟なプロープはそのままでは神経組織へと刺入できなくなってしまうため、刺入方法に関しても様々な提案がなされている。

3. 東流路を利用した神経再生型電極

神経プローブの現状の課題の解決に向けた著者らのグループによる取り組みの一つとして、東流路を利用した三次元構造を有する神経再生型電極⁽¹⁰⁾を紹介する。末梢神経では、一度切断された軸索が、切断部の中枢側から再生していくことが知られている。この再生軸索をプローブ内の流路に誘導することが、本プローブの原理である。流路構造を利用することによって、SN 比の向上や、電極間の絶縁性の向上、さらには軸索誘導のための薬液注入機能の実現が図られている。

末梢神経系を対象とすること自体も、臨床応用において は実現の可能性を高める重要な要素であると考えられる。 発表においてはこうした点についても議論したい。

文 献

- (1) J. Wessberg, et al: Real-time prediction of hand trajectory by ensembles of cortical neurons in primates, Nature, 408, 361-365 (2000)
- (2) 櫻井芳雄 他: ブレイン・マシン・インタフェース最前線 一脳と機械を結ぶ革新技術 、工業調査会 (2007)
- (3) K. D. Wise, et al: Microfabrication Techniques for Integrated Sensors and Microsystems, SCIENCE, 254, 1335-1342, 1991
- (4) P. K. Campbell, et al: A silicon-based, three-dimensional neural interface: manufacturing processes for an intracortical electrode array, IEEE Trans. BME, 38(8), 758-768, 1991
- (5) LR. Hochberg, et al: Neuronal ensemble control of prosthetic devices by a human with tetraplegia, Nature 442, 164-171 (2006)
- (6) VS. Polikov, et al: Response of brain tissue to chronically implanted neural electrodes, J. Neuroscience Methods 148 1-18, (2005)
- (7) N. Taniguchi, et al: Biocompatibility of wire electrodes improved by MPC polymer coating, Proc of the 3rd International IEEE EMBS Conference on Neural Engineering, 122-125 (2007)
- (8) T. Kawano, et al: Fabrication and properties of ultrasmall Si wire arrays with circuits by vapor-liquid-solid growth, Sensors and actuators A, 97-98, 709-715, 2002
- (9) S. Takeuchi, et al: Parylene flexible neural probe with micro fluidic channel, Lab on a Chip, 5, 519-523 (2005)
- (10) 鈴木隆文 他:東状像小流路を利用した神経再生型電極の開発,電気学会論文誌 C,127(10),1544-1548 (2007)

神経電極へのマイクロダイアリシス機能付加の試み

小竹直樹*, 鈴木隆文, 満渕邦彦, 竹内昌治(東京大学)

Development of a Neural Electrode Integrated with Microdialysis Function -Preliminary result-Naoki Kotake*, Takafumi Suzuki, Kunihiko Mabuchi, Shoji Takeuchi (The University of Tokyo)

Abstract

We propose a neural electrode with microdialytic function, fabricated using MEMS technology. It was designed so that it can monitor both neuroelectrical and neurochemical activities, simultaneously. The electrode, which was fabricated on a 25- μ m-thick parylene C substrate, consisted of four electrodes and a fluidic channel. The fluidic channel was 170 μ m wide, 30 – 40 μ m high, 1.5 mm long, and has 15- μ m-thick semipermeable membrane for microdialysis.

キーワード:神経電極,マイクロダイアリシス

(Neural Electrode, Microdialysis)

1. はじめに

神経電極は神経信号を計測するためのデバイスとして神経科学分野の研究にて用いられてきた。近年では、生体の神経系と外部機器を直接繋ぐための情報入出力デバイスとしても用いられるようになり、それぞれの用途に合わせた様々な神経電極が開発されている。特に神経電極の開発における Micro Electro Mechanical System (MEMS) 技術の応用が提案されたことによってその開発の余地は広がり、電極のさらなる微小化や多機能化が進んでいる。

一方,神経細胞から放出される神経伝達物質等の定量的な測定にはマイクロダイアリシス法が広く用いられてきた。

主に神経活動の観察に用いられる神経電極とマイクロダイアリシスプローブの統合は、神経活動をより詳細に観察するための有効なデバイスになりうると考えられる。

2. 目 的

本研究では単一のプローブによって脳内の電気生理学的 応答と生化学的応答をともに計測することを目指し、神経 電極へのマイクロダイアリシス機能の付加を試みた。著者 らはこれまでに流路を備えた柔軟神経電極等の開発を行っ てきており^{(1) (2)}、その過程で培われた MEMS 技術を用いた 電極の作成方法を応用して本プローブの試作を行った。

本稿では、特に本プローブの作成上で課題となっていた⁽³⁾ 半透膜部を含む流路構造の強度を向上させるべく、その作 成工程に改善を加え、試作を行ったので報告する。

3. 方 法

(3・1) 設計 本研究で提案する神経プローブは 高分子材料であるパリレン C (ポリクロロパラキシリレン) を用いて作成した。プローブは 1 つの流路とその近傍に配 された 4 つの電極から構成される。流路の一部には酢酸セ ルロースを材料とした半透膜が製膜され、この半透膜を介 した神経伝達物質の回収を可能とする。本プローブは、流 路はマイクロダイアリシスプローブとして機能し、それと ともに流路近傍の電極によって神経信号の計測が行えるよ うに設計された。

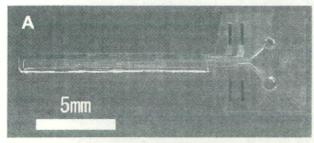
(3·2) 作成方法 本プローブの作成はシリコンウエ ハ上で行った。

- (1) 紫外線硬化型エポキシ樹脂である SU-8 を用いてシリコンウエハ上に流路形成のための型を作成し、その上にパリレン C を厚さ 15μm 蒸着する。
- (2) 電極および配線用に金を厚さ約 300nm 蒸着し、パター ニングを行う。
- (3) 厚膜レジストをコートしてパターニングを行う。これ は流路を形成するための犠牲層となる。
- (4) 第二層目のパリレン C を厚さ 10μm 蒸着した上で,酸素プラズマエッチングにより流路の一部を開口,同時に電極部、コネクタ部の金も露出させる。
- (5) アセトンに浸漬し、犠牲層となる厚膜レジストを除去 する。
- (6) 酢酸セルロース, アセトンおよびホルムアミドを重量 比 17:60:23 の割合で混合し, 別のウエハトへスピンコートする。

- (7)(6)にてフィルム状に成形された酢酸セルロース膜 を流路の上へ貼る。
- (8)約4℃の冷水に2時間浸漬した後,約90℃の熱湯に10分間浸漬する。
- (9) プローブ外形を成形してシリコンウエハから剥離する。

4. 結果

作成した神経プローブの写真を図1に示す(ただし写真のプローブは作成の都合上、先述の工程8を省略したものである)。パリレンCを用いて形成したプローブの外形は幅 $1.2 \, \mathrm{mm}$ 、長さ $1.2 \, \mathrm{mm}$ であった(コネクタ部を除く)。その中に往路、復路の 2 本の流路と 4 つの電極が配置されている(図 1.8)。流路のサイズは幅 $1.70 \, \mathrm{\mu m}$ 、高さ $3.0 \, \mathrm{40} \, \mathrm{\mu m}$ 、総延長はおよそ $1.5 \, \mathrm{mm}$ であった。回転数 $3.00 \, \mathrm{00} \, \mathrm{rpm}$ で $3.0 \, \mathrm{00} \, \mathrm{00} \, \mathrm{00}$ でカートすることにより成形した半透膜の膜厚を触針式表面形状測定装置(Dektak $6.0 \, \mathrm{00} \, \mathrm{00} \, \mathrm{00}$ にて計測したところ、その膜厚はおよそ $1.5 \, \mathrm{10} \, \mathrm{00} \, \mathrm{00} \, \mathrm{00}$ にて計測したところ、その膜厚はおよそ $1.5 \, \mathrm{10} \, \mathrm{00} \, \mathrm{00} \, \mathrm{00}$



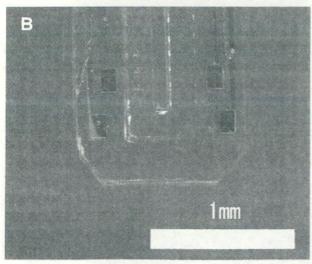


図1 作成された電極写真

Fig. 1 Photo of the fabricated probe.

(A) Overview of the probe. (B) Tip of the probe.

5. 考 察

試作の結果,提案した神経プローブがおよそこのような 作成方法により実現できることが示された。特に半透膜部 を含む流路構造の強度を向上させるための方策として,今 回は先ずシリコンウエハ上に SU-8 で型を作り、その上にパリレン C を蒸着することで流路構造を形成した。著者らがこれまで行ってきた作成方法ではシリコンウエハ上で流路構造が凸状に形成されるため、流路構造自体が外部からの物理的刺激に弱く、その後の作成工程で壊れることが少なからずあった(3)。この点に関して、SU-8 の型を利用した今回の作成方法では流路構造は型の凹部分に形成されるため、その後の作成工程において流路に対する物理的な刺激が軽減できたと考えられる。また、型を利用したことで表面の凹凸を減らすことができ、流路上へ半透膜を製膜し易くもなった。作成工程におけるこれらの改善により流路構造の強度を向上させることができた。

しかしながら、現段階では流路上の開口部のサイズや半 透膜の膜厚等の条件設定が不十分であり、今後、これらの 条件がマイクロダイアリシス機能にあたえる影響について 検討を続ける予定である。

謝辞

本研究の一部は,文部科学省科学研究費補助金(基盤研究(A)課題番号17206022,特定領域研究「移動知」),厚生労働省科学研究費補助金(H17-ナノ-若手-010)の助成を受けて行われた。ここに記して謝意を表す。

文 献

- Takafumi Suzuki, Kunihiko Mabuchi, Shoji Takeuchi : A 3D flexible parylene prove array for multichannel neural recording, Proc. of 1st international IEEE EMBS Conference on Neural Engineering, 154-156 (2003)
- (2) Shoji Takeuchi, Dominique Ziegler, Yumi Yoshida Kunihiko Mabuchi, Takafumi Suzuki: Parylene flexible neural probe with micro fluidic channel, Lab on a chip, 5, 519-523 (2005)
- (3) 小竹直樹・鈴木隆文・竹内昌治・満渕邦彦:「流路を備えた神経電極の マイクロダイアリシスへの応用」, 電気学会 電子・情報・システム部 門大会、229-230 (2007)

原稿受付日

平成 20 年 3 月 18 日

ラット搭載車体型 BMI 「ラットカー」の開発: 広域多点神経電極による歩行関連情報の抽出

深山 理*, 谷口 徳恭, 鈴木 隆文, 満渕 邦彦 (東京大学)

Development of "RatCar" a BMI vehicle for a rat:

Extraction of locomotion related firings using neural electrodes implanted in multiple regions of brain Osamu Fukayama*, Noriyuki Taniguchi, Takafumi Suzuki, Kunihiko Mabuchi (The University of Tokyo)

Abstract

Novel neural electrodes and a spikes discrimination technique were applied to 'RatCar' system; a brain-machine interface (BMI) vehicle controlled by neural signals of a rat's brain. A rough control of the vehicle by neural signals recorded in the motor cortices had been achieved imitating actual locomotion of the rat. In this paper, an electrodes array to simultaneously record multiple regions of the motor center was applied. Recorded signals were then automatically sorted into neural units and artifacts by applying Gaussian-mixture model to the feature quantities of their waveforms, which enabled a more reproducible estimation.

キーワード:ブレイン・マシン・インターフェース, 神経電極, 発火弁別, 歩行推定 (Brain-machine interface, neural electrodes, spike sorting, locomotion estimation)

1. はじめに

本研究では、ラットを用いた車体形状の brain-machine interface (BMI) である RatCar に対し、

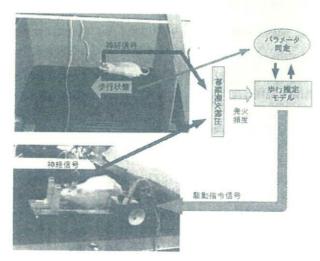
- 運動中枢の広範囲から同時計測可能な神経電極アレイ,
- 自動化した発火特徴量の抽出および弁別.
- ・ノイズに由来する偽性発火波形の除去

を導入し、効率的な信号情報収集および推定手法の再現性 向上を試みた。

RatCar システムは、ラットの運動中枢に神経電極を埋め込み、計測された信号に基づいてラットの意図に沿った車体移動を行うものである。これまでに線形モデルを用い、神経信号と歩行状態との対応付けが実現されてきた(1). 将来的に、BMI によって脳に生じる可塑的影響から、環境の変化に対する脳の運動学習機能の解明を目指す。同様のBMI による生体動作の推定は、2000年頃よりサルを対象として、Wessberg ら(2)や Nicolelis ら(3)によって行われた、手先位置の推定および推定結果を用いたロボットハンドの制御が知られている。

これらに対し、本研究のRatCarではラットを車体上に搭載し、生来の四肢を車輪によって代替することによって、より直感的な感覚フィードバックをラットに与える。このとき、BMIによって脳に生じる可塑的影響から、環境の変化に対する脳の運動学習機能の解明を目指す。例えば、1999年にラットの運動野神経信号を用いてロボットアームの操作を行ったChapinらの研究では、当初レバー押しの実動作に対して行った神経信号との対応付けが、時間経過とともに変化したことが報告された(4)。RatCarの場合では、車体とラット自身の身体とが一体として移動するため、同様の現象が顕著に現れることも考えられる。

2. RatCar



⋈ 1 Basic structure of "RatCar" system. Signals recorded by electrodes were transferred to the band-pass filter, the amplifier, then to the computer.

神経信号による歩行推定法を以下に示す.

図 1 のように、ラットから計測された神経信号は、増幅・フィルタリングを経て、100 ms 毎の時刻フレーム t に対して神経細胞 n $(n=1,\ldots,N)$ 毎の過去 100 ms 間の発火頻度 $y(p)=(y_1(p),\ldots,y_N(p))$ として計測された。この発火頻度情報は、ラットが自由に平面上を歩行した際の歩行状態 x(p) (i.e., 歩行速度 v m/s および方向変化 $\Delta\theta$ rad/s からなる 2 次元ベクトル) と同時記録され、式 (1). (2) に示す

状態空間表現モデルによって対応付けられた.

$$x(p+1) = Fx(p) + \xi \qquad (1)$$

$$y(p) = Hx(p) + \eta \qquad (2)$$

ただし、状態遷移行列 F, 出力行列 H は, 計測開始冒頭 30 s の区間を用いて

$$F = \begin{pmatrix} f_{11} & 0 \\ 0 & f_{22} \end{pmatrix}$$

$$= \arg \min_{F} E \left\{ |x(p+1) - Fx(p)|^{2} \right\}$$

$$H = \begin{pmatrix} h_{11} & h_{12} \\ \vdots & \vdots \\ h_{N1} & h_{N2} \end{pmatrix}$$

$$(h_{n1} h_{n2}) = \arg \min_{(h_{n1} h_{n2})} E \left\{ |y_{n}(p) - (h_{n1} h_{n2})x(p)|^{2} \right\}$$

として同定し、その際のモデル誤差を以ってシステム誤差 ξ 、観測誤差 η の初期値とした、($E\{\cdot\}$ は期待値を表す、) その上で、逐次計測される発火頻度 $y_n(p)$ から、歩行の 事動作を示す内部状態 $\hat{x}(p)$ を Kalman filter (\hat{x}) 型アルゴリ

実動作を示す内部状態 $\hat{x}(p)$ を Kalman filter (5) 型アルゴリズム

$$\hat{x}(p+1) = F(I - K_p H)\hat{x}(p) + FK_p y(p) \cdot \cdots (3)$$

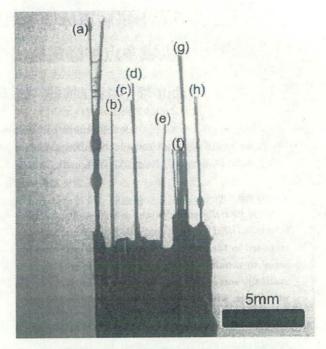
$$(K_p : \text{Kalman gain})$$

によって逐次推定し、神経信号による歩行推定および車体 制御を実現した⁽⁶⁾.

3. 提案手法

- 〈3・1〉 広域多点神経電極 本研究では、図 2 に示す 広域多点神経電極を開発し、RatCar システムに導入した. これは、従来の大脳皮質一次運動野 (M1) に加えて、大脳 基底核のうち特に視床下核 (STR)、線状体 (STN)、淡蒼球 (GP) への同時埋込および計測を可能としたものである。運動野に対しては 6 本、基底核 3 箇所に対しては各領野毎に 4 本ずつ、計 18 点の計測用電極を配置した。各電極は ϕ 50 μm のタングステン微小ワイヤに厚さ 5 μm のパリレンを皮膜し、先端部を切断して作成した。この他に、不関電極として図中 b, c, d, e の 4 点を配置した。これらは計測 用電極と同様の構造であるが、先端部の被覆が 3 ~ 5 mm 程度の長さに亙って剥がされ、金属面が広く露出している。
- 〈3・2〉 自動神経発火抽出および弁別 次に、電極毎 にサンプリング間隔 $\Delta t = 100$ ms で計測された時系列神経信号 s(t) に対し、式 (4) のように発火テンプレート波形 $u(\tau_m)$ を $\tau_m = [-500$ ms, 1500 ms] の範囲で重畳し、相関値 c(t) が極大/極小値を与える時刻および値を以って神経発火を検出した.

$$c(t) = \sum_{m=-5}^{15} u(t - \tau_m)s(t)$$



☑ 2 Developed neural electrodes for wide regions. A
tip of each wire was designed to record signals from (a)
STN, (g) GP, (h) STR in basal ganglia, and from (f)
motor cortex while the rest of them ((b), (c), (d), (e))
were reference electrodes.

$$=\sum_{m=-5}^{15}u(t-m\Delta t)s(t)\cdots\cdots(4)$$

ここで、テンプレート波形 $u(\tau)$ は、S/N 比や波形形状等から、経験的に明らかと判断された神経発火波形の脱分極ピーク電位をトリガーとし、加算平均処理によって作成した。

続いて、上で得られた電極毎の神経発火を表す系列 $c(t_k)$ $(k=1,\ldots,K)$ に対し、混合正規分布 (GMM) のフィッティングを行った。これは、同一の神経細胞に由来する発火が短期的には同様の波形を示すとする仮定の下、テンプレートとの相関値が Gauss 性雑音によって乱されて観測されたものと見做し、GMM を構成する各々の正規分布をそれぞれ神経細胞に対応させる手法である。すなわち、上述の相関値 c(t) が極大/極小値を与える時刻を t_i とし、その際に相関値 c_n を定常的に与える神経細胞n が発火したものとおくと、

$$c(t_i) = \sum_{n=1}^{N} c_n + N(c(t); 0, \sigma^2)$$

$$= \sum_{n=1}^{N} N(c(t); \mu_n, \sigma^2)$$

$$= \sum_{n=1}^{N} \frac{1}{\sqrt{2\pi}\sigma} \exp\left\{-\frac{(c(t) - \mu)^2}{2\sigma^2}\right\} \dots (5)$$

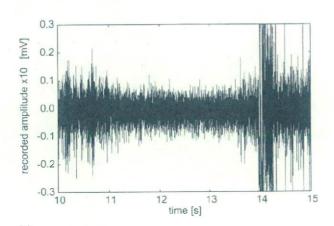
として記述される. ただし簡単のため、複数の神経細胞の

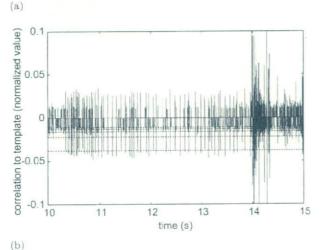
同時発火については無視した.

このような問題に対しては、分布全体の対数尤度を最大化することで、分布のパラメータ(正規分布の荷重、期待値、分散)を決定でき、本研究では Expectation Maximization (EM) アルゴリズム (で) によって実装した。 さらに、GMM に含まれる Gaussian の個数についても、得られる尤度の値が最大となるよう定め、信号波形から自動での発火弁別を行った。

最後に、検出頻度が 100 Hz を越える分布や複数の計測電極に亙って観測される同期した発火様波形は、脳外のアーチファクトに由来する偽性発火信号として除外した。

4. 結 果





☑ 3 (a) Raw signals recorded in the mortor cortex and (b) sorted neural firings. Horizontal dashed lines superimposed over recorded signals indicates means of Gaussians.

図 3(a) に運動皮質より計測された信号の一例を示す。この信号に対して前節の平均発火波形畳み込み処理を行い、神経発火様の波形を抽出した結果、図 3(b) 中の時系列波形が示す間欠的な出力が得られた。区間前半において、元の

信号では見られた基線変動の影響が、処理後の信号では軽減されていることが分かる。また、縦軸の値にして-0.05、-0.01、0.03 付近に見られるように、検出された発火を示す相関値ピーク値は、4 つ程度の振幅に局在していた。

ただし、この結果においては特に縦軸値 0 近傍で見かけ上の発火頻度が 1000~Hz を超えるなど、神経発火とするには不自然な発火様信号が混入しており、これらは事後的に除外する必要があった。また、時間軸 14~s 付近に見られる大きな値の変動は、複数の計測チャネルに亙って観測され、これらも除外の対象とした。

5. 考 察

広域多点電極の導入により、一回の埋め込み作業によって運動皮質と大脳基底核からの同時計測が可能になった. 各電極の相対位置関係は予め固定して設計されているため、埋め込み手技による位置ずれが防止された. 脳内の運動指令の生成には、複数の領野が複合的に関わるため、広範囲からの条件の揃った同時計測は有意義と考えられる.

神経発火ピークを混合正規分布に当てはめ、EMアルゴリズム(またはこれを高速化した CEM アルゴリズム)によって弁別する手法は、Klustakwik (*) といった汎用ソフトウェアにおいても採用されている。本研究では、EMアルゴリズムを単一の電極から計測された信号に対して適用し、さらに平均発火波形との畳み込みを組み合わせて用いた。この弁別手法においては計測信号の波形としての神経発火らしさのみに着目するため、領野毎の信号特性に依存しない弁別が可能である。ただしその一方、ノイズ・アーチファクトに由来する発火様信号をも発火として誤検出する恐れがあったが、事後的に神経発火の生理学的特徴として不応期等の情報を導入することでこれを回避した。

6. おわりに

本研究では、RatCar システムにおいて広域多点神経電極および自動発火検出・弁別法を適用し、歩行に関連する神経活動の効率的な計測を実現した.

謝辞

本研究の一部は、文部科学省科学研究費補助金(基盤研究(A)課題番号17206022、特定領域研究「移動知」)の助成を受けて行われた、ここに記して謝意を表す.

参考文献

- (1) 深山理,谷口徳恭,鈴木隆文,満渕邦彦.線形相関モデルを用いた運動野神経信号によるラット歩行状態推定.電気学会論文誌 C, Vol. 127, No. 10, pp. 1686 1691, 2007.
- (2) J. Wessberg, C. R. Stambaugh, J. D. Kralik, P. D. Beck, M. Laubach, J. K. Chapin, J. Kim, S. J. Biggs, M. A. Srinivasan, and M. A. L. Nicolelis. Real-time prediction of hand trajectory by ensembles of cortical neurons in primates. *Nature*, Vol. 408, pp. 361 365, 2000.
- (3) M. A. L. Nicolelis. Brain-machine interfaces to restore motor function and probe neural circuits. Nature Reviews: Neuroscience, Vol. 4, pp. 417 422, 2003.

- (4) J. K. Chapin, K. A. Moxon, R. S. Markowitz, and M. A. L. Nicolelis. Real-time control of a robot arm using simultaneously recorded neurons in the motor cortex. nature neuroscience, Vol. 2, No. 7, pp. 664 670, 1999.
- (5) 片山徹. 新版 応用カルマンフィルタ. 朝倉書店, 2002.
- (6) 深山理,谷口徳恭,鈴木隆文,満渕邦彦. 中枢神経信号を用いたラット搭載車の制御-神経発火パターンに基づく適応的オンライン歩行状態推定-. 平成 19 年 電気学会 電子・情報システム部門大会,2007.
- (7) A. P. Dempster, N. M. Laird, and D. B. Rubin. Maximum likelihood from incomplete data via the em algorithm. Journal of Royal Statistical Society, Series B (Methodological), Vol. 39, No. 1, pp. 1 38, 1977.
- (8) G. Celeux and G. Govaert. A classification em algorithm for clustering and two stochastic versions. Comput. Stat. Data. Anal., Vol. 14, pp. 315 332, 1992.

原稿受付日 平成20年3月13日

Bundled Microfluidic Channels for Nerve Regeneration Electrodes

Takafumi Suzuki*, Naoki Kotake*, Kunihiko Mabuchi*, Shoji Takeuchi**

Abstract- The development of a neural interface that allows signals from the human nervous system to control external equipment is extremely important for the next generation of prosthetic systems. A novel multichannel regeneration-type nerve electrode that was designed to record from and stimulate peripheral nerves has been developed to allow for the control of artificial hands and to generate artificial sensations. In this study we propose a neural probe with multiple microfluidic channels for measuring signals from regenerated axons passing through the fluidic channels. Each channel also serves as a guidance tube of the nerve regeneration and as fluidic pathways for injecting chemicals such as nerve growth factors (NGF). Parylene microfluidic channels were formed with microelectrodes and then the substrate was rolled up, resulting in bundled channels. We have succeeded in injecting NGF from the channels and observed the regeneration of an axon guided by the channels.

long-term and stable input/output due to good electrical and physical compatibility between the electrode and nerve fibers [1]. However, in many previous works, the electrodes have had a plane structure (Fig. 1) [2], and they also have problems, such as difficulty in recording signals with a good S/N ratio if the position of the recording site is located far from the Ranvier node (Fig. 2). We have developed a 3Dstructured regeneration nerve electrode with bundled microfluidic channels using a flexible Parylene film (Fig. 3). The proposed electrode has many advantages including: 1) it hardly ever fails to record signals as long as one of the Ranvier nodes is located in the channels, because the signal attenuation is small in each fluidic channel, 2) it has a high S/N ratio because it has a large recording site, and each recording site is sufficiently insulated, and 3) it promotes the regeneration of axons by allowing for the injection of medicines like NGF.

IINTRODUCTION

The development of a man-machine interface between the human nervous system and external equipment, such as artificial hands, is extremely important for the next generation of prosthetic systems. A regeneration-type nerve electrode is a key device in this research field. Regeneration-type nerve electrodes hold promise as key devices for producing these neural interface systems. The underlying principle of the regeneration-type electrodes is that the peripheral nerves of vertebrates will regenerate after being severed. In this process, the axons in the distal portion will degenerate, but will regenerate from the proximal portion and reach the distal end of the severed nerve bundle. Therefore, if a device consisting of many microelectrode holes is implanted between the severed stumps, the axons can regenerate through the holes, and the action potential of the regenerating axons can be measured by the electrode (Fig. 1). This electrode has many advantages, such as a

regenerating axons

proximal nerve stump

hole with recording site

Fig. 1: Schematic of regeneration-type nerve electrode

II METHODS

A schematic of the flexible regeneration-type electrode we fabricated is shown in Fig. 3. Each fluidic channel has one or multiple recording/stimulation sites and serves as a guidance tube for the regenerating axons. The fabrication process is shown in Fig. 4. This process is similar to that of the probe integrated with microfluidic channels that we have previously reported [3]. A 30-µm-thick photoresist was sandwiched by Parylene thin films used as a sacrifice layer and removed by using acetone after rolling; consequently multiple microfluidic channels were created. Each channel has an electrode underneath.

We thank the VLSI Design and Education Center, the University of Tokyo for the mask fabrication. This work was partially supported by a Grant-in-Aid for Scientific Research (A) 17206022 and Grant-in-Aid for Scientific Research on Priority Areas "Emergence of Adaptive Motor Function through Interaction between Body, Brain and Environment" from the Ministry of Education, Science, and Culture of Japan, and Research on Advanced Medical Technology H17-NANO-010 from the Ministry of Health, Labour and Welfare of Japan.

*Department of Information Physics and Computing, Graduate School of Information Science and Technology, the University of Tokyo. Hongo 7-3-1 Bunkyo-ku Tokyo 113-8656, Japan. Tel +81-3-5841-6880, Fax +81-3-5841-6882, E-mail suzuki@ccr.u-tokyo.ac.jp

**Institute of Industrial Science, the University of Tokyo. Komaba 4-6-1 Meguro-ku Tokyo 153-8904, Japan

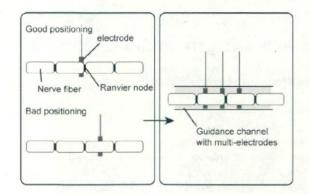


Fig.2: Distance between recording sites and Ranvier node of single nerve fiber

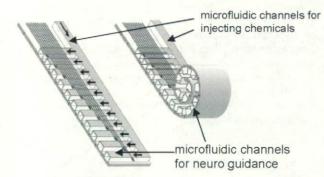


Fig. 3: Schematic of new regeneration-type nerve electrode. The electrode has a microfluidic channel for the injection of chemicals and other microfluidic channels for neuro guidance.

III RESULTS and DISCUSSIONS

Figure 5 shows the entire structure of the fabricated neural probe. The 125 microfluidic channels (124 guidance channels + one injection channel) were bundled in the probe. The average impedance of the recording sites was 613 k ohm at 1 kHz. Even when the probe was bundled, it retained the same impedance. The bundled electrodes did not break and retained their conductivity.

We performed an injection test on the microfluidic channels by using blue ink to visualize the stream. The device was immersed in a water bath and then the ink was introduced using a syringe. The ink nicely distributed to all the 24 outlets without any leakage, demonstrating the feasibility of the microfluidic channels.

In vitro experiments were performed to evaluate the efficiency of injecting NGF into the channels by using unrolled probes attached to culture dishes. Primary cultured neural cells which were derived from a rat embryo brain were plated in front of the outlets of the channels. We injected 500 ng/ml of NGF into the microfluidic channels once a day. Although it was a preliminary result,

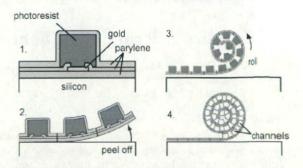


Fig. 4: Fabrication process.

The photoresist is removed by using acetone after rolling the fluidic channel area.

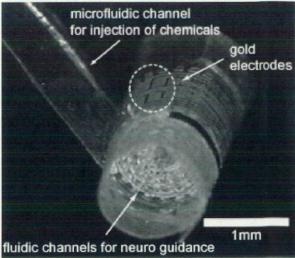


Fig. 5: Photograph of fabricated probe. Each microfluidic channel for neuro guidance is W 100 μ m \times H 30 μ m \times L 1500 μ m.

we observed an axon that regenerated into the channel filled with NGF. These results suggest that our electrode will work in guiding and promoting the regeneration of axons. We are attempting to gather more clear evidence using both *in vitro* and *in vivo* experiments.

REFERENCES

- A. Mannard, R. B. Stein, D. Charles: Regeneration electrode units: Implants for recording from single peripheral nerve fibers in freely moving animals, Science, 183, 547-549 (1974)
- [2] G. T. A. Kovacs, C. W. Storment, J. M. Rosen: Regeneration Microelectrode Array for Peripheral Nerve Recording and Stimulation, IEEE Trans. BME, 39, 893-902 (1992)
- [3] S. Takeuchi, D. Ziegler, Y. Yoshida, K. Mabuchi, T. Suzuki: Parylene flexible neural probe with micro fluidic channel, Lab on a Chip, 5, 519-523 (2005)



Journal of Neuroscience Methods 160 (2007) 45-51

JOURNAL OF NEUROSCIENCE METHODS

www.elsevier.com/locate/jneumeth

A new multi-electrode array design for chronic neural recording, with independent and automatic hydraulic positioning

T. Sato*, T. Suzuki, K. Mabuchi

Department of Information Physics and Computing, Graduate School of Information Science and Technology, The University of Tokyo, 7-3-1, Tokyo, 113-8656, Japan

Received 12 June 2006; received in revised form 16 August 2006; accepted 21 August 2006

Abstract

We report on a new microdrive design, which enables the construction of multi-electrode arrays capable of chronically recording the multi-unit neural activity of waking animals. Our principal motivation for inventing this device was to simplify the task of positioning electrodes, which consumes a considerable amount of time and requires a high level of skill. With the new microdrives, each electrode is independently and automatically driven into place. A hydraulic drive system is adopted to reduce the size, weight, and cost of the structure. The hydraulic fluid is also used as a part of the electrical circuit, and facilitates the wiring of the electrodes. A routing system has been attached to reduce the number of tube connections. The microdrive is cylindrical, has a diameter of 23.5 mm, a height of 37 mm, and a weight of 15 g. It allows for up to 22 electrodes, which are arranged on a 0.35 mm grid. Each electrode can be positioned at any depth up to approximately 4 mm. The microdrive was evaluated under acute and chronic recording experiments, and is shown to be capable of automatically positioning each electrode and successfully recording the neural signals of waking rats.

© 2006 Elsevier B.V. All rights reserved.

Keywords: Automatic microdrive; Hydraulic base; Chronic neural recording; Neural interface

1. Introduction

Extracellular recording using a fine wire electrode is a valuable technique for measuring the neural activity of freely moving animals. Single electrodes have long been used in electro-physiology to measure spikes in both acute and chronic recording modes. The concept of coding in large populations of neurons, however, has increased the importance of chronic recording from multiple channels simultaneously. The relationship between simultaneous spikes and motor, for example, was revealed by multi-unit recordings (Riehle et al., 1997). Brain—machine interfaces have also succeeded thanks to technical improvements in chronic recording (Chapin et al., 1999; Donoghue, 2002; Serruya, 2002; Taylor et al., 2002; Wessberg et al., 2000).

The experimental focus of such studies has mainly been on primates and rodents, both of which can be trained to perform tasks concurrent with electrophysiological recording. In the case Some experiments have also demonstrated the feasibility of recording single-unit activity from the neocortex (Kipke et al., 2003; Branner and Normann, 2000). Nonetheless, several difficulties still plague the recordings of single-unit activity in freely moving animals, such as small detection sites and the lack of biocompatible electrodes. Unexpected impacts to the electrodes or tissue rejection observed as encapsulation (Collias and Manuelidis, 1957; Polikov et al., 2005) often cause destructive deformation of the signal. Precise and independent positioning of the electrodes is therefore needed, to ensure their continued sensitivity to single units within the same animal (Kralik et al., 2001).

Several researchers have tried to solve these problems by developing screw-based microdrives (Nichols et al., 1998; deCharms et al., 1999; Venkatachalam et al., 1999; Keating and Gerstein, 2002; Swadlow et al., 2005). In these systems,

of rodents, the entire recording apparatus must be fixed to the head so as to allow access to the dura. The apparatus must also not be intrusive, so as to permit free movement of the head and limbs. Many types of multi-electrode array systems have been developed, to meet these requirements, especially in the MEMS field (Rutten, 2002).

^{*} Corresponding author. Tel.: +81 3 5841 6880; fax: +81 3 5841 6882. E-mail address: Takashi_Sato@ipc.i.u-tokyo.ac.jp (T. Sato).

each electrode can be moved independently after implantation. In most cases, however, the positioning is performed manually. This procedure requires a considerable amount of time, and is strongly affected by the researcher's skill.

Even though automating the procedure may alleviate these problems, only a few automated microdrives have been developed. The main reason for this is the excess size and weight of the attached motor. Although the pioneering work of Fee and Leonardo (2001) and Cham et al. (2005) has demonstrated an automated positioning process with several promising advantages, their system designed supports only a few channels due to the limitations of the mechanical structure and motor size.

In response to the above issues, we have designed and developed a microdrive for the chronic recording of neural activity in rodents. The design and development of this microdrive were motivated by the above issues. A hydraulic drive is used to independently and automatically adjust each electrode, and the recording apparatus can hold up to 22 electrodes. We evaluated the electrical connection and positioning precision of this novel design in acute experiment. Chronic experiments were also conducted, in which it is shown that the electrodes can be positioned individually and automatically. During individual recording sessions, well-isolated single units were typically recorded on about a quarter of the channels.

2. Materials and methods

A chronic microdrive has several technical requirements. Our device was designed to fulfill the following design criteria: (1) it should have as many channels as possible; (2) it should have an electrode tip capable of moving more than several mm or more (assuming that the cerebral cortex is the target); (3) each electrode should be capable of moving independently; (4) it should be capable of fixing the electrode tip positions after adjustment; (5) it should be sufficiently small and light enough to be implanted in rodents; and (6) the position of the electrodes should adjust automatically.

2.1. Implant

First we explain the overall design, followed by its details of specification. The basic design of our microdrive is illustrated in Fig. 1. To allow fine spacing (350 μm) and independent movement of the electrodes, they are arrayed closely together at the bottom of the implant but fan out towards the top through individual guide tubes. A hydraulic system is used to drive each electrode, and a router was built into the device to select the particular electrode.

The electrodes are made of tungsten wire (Ø 30 μm), coated with 5 μm of poly-monochloro-paraxylylene (Parylene C) and cut with fine scissors at the tip. Their typical impedance was between $100\,k\Omega$ and $200\,k\Omega$. The electrodes are attached to stainless steel guides with a diameter of Ø 1.3 mm as shown in Fig. 2. The guides move like pistons through the holes and help stabilize the electrode motions. The guides, along with their electrodes, are inserted into holes drilled in the electrode housing. Twenty-four holes are drilled in two concentric circles towards

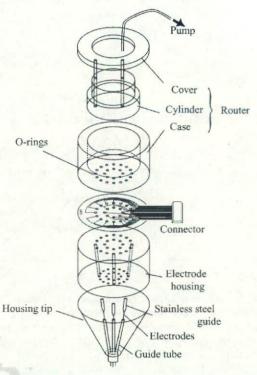


Fig. 1. Overall view of the implant, which consists of router, electrode housing, and tip. The electrodes are attached to stainless steel guides, which move like pistons through their housing by hydraulic fluid pressure. The router selects which channel to move.

a central point, to achieve fine spacing at the cusp. Two holes are kept as empty channels for the purpose of initializing the hydraulic fluid; the other 22 are used as electrode channels. This device can be used for any electrode type and material, as long as it fits in the stainless steel guides.

The router is consists of a cylinder, case, and cover. By rotating the cylinder, the hydraulic fluid flows from the pump to selected channels (i.e., the holes drilled in the electrode housing). In each channel, an O-ring between the cylinder and the casing seals the channels when they are not selected. This gasket also prevents further motion of the electrode after it has been positioned. At the end of the positioning procedure, the router is lined up with the empty channels and any hydraulic fluid left in the path is vacuumed out.

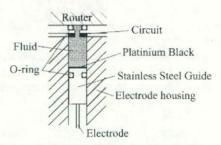


Fig. 2. Schematic figure of a piston-like driver. O-rings set into the grooved, stainless steel guide prevent fluid leakage and provide for smooth locomotion. Signals from the electrode are transferred to the circuit via the conductive hydraulic fluid, at any electrode position.

Connecting electrodes to a circuit is always a challenge, especially in multi-channel and drivable devices. To resolve this problem, conductive hydraulic fluid was used so that it could partially complete the circuit. As shown in Fig. 2, the connection between the electrode and the circuit will be maintained via the conductive fluid for any electrode position. Electronic insulation is ensured because the structure is leakproof. We can therefore sandwich a 2D circuit between the router and the electrode housing, a solution which is much simpler than wiring each connection. The circuit board is flexible (Sanhayato 1K), and coated with gold to prevent rust.

2.2. Implant assembly

We aligned the electrode tip and the electrode housing using a specially made fixture clamp. Each electrode wires was inserted through its guides tube, tip-first, then into the electrode housing until a sufficient length of wire emerged. The wires were then attached to the stainless steel guide, and pushed back into the electrode housing. Silicon grease was applied to the stainless steel guides as a sealant before they were pushed back.

After all electrodes were set into the device, fluid was supplied to the electrode housing (avoiding bubbles). The electrode tip, housing, flexible circuit board, and router were clamped together with screws, forming a tight seal. Finally, the device was cleaned, and the tip of each electrode wire was cut with fine scissors and prepared for implanting. The microdrive was 23.5 mm in diameter, 37 mm in height, and 15 g in weight. Photographs of the fabricated device are displayed in Fig. 3.

2.3. Pump and electrode position control system

Gears and lead screws, which are commonly used, can often introduce a significant amount of imprecision in such drives due to gearing backlash. The use of hydraulics involves a similar problem, which arises from fluid compression and friction between the electrode and the electrode housing. This suggests that the electrode position cannot be estimated accurately by measuring the amount of fluid supplied by the pump. One way to avoid this problem is to use a pre-pressurized system, which

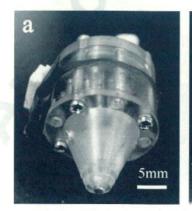
is not affected by friction instability. This kind of structure, however, usually needs to be larger. To achieve high precision movements, we measured the fluid pressure continuously and used this information to control the amount of fluid supplied. Assuming that the electrode position can be calculated simply from the pressure and volume of fluid, we obtain the equation below:

$$x = aV + bP \tag{1}$$

where x is the electrode position, V the quantity of supplied, P the fluid pressure, and a, b are constants. While a is invariant, b depends on many factors such as micro-bubbles contaminating in the fluid. We can calculate b during the initial phase of fluid supply, when the pressure is increasing but the electrodes are fixed in place by friction.

To introduce very small amounts of fluid, we use a stage and a hand-made syringe pump (Ø 1 mm). The minimum step rate of this pump is 0.004 mm³ (or 2.8 µm in terms of electrode movement). The stage is controlled by a computer (National Instrument DAQ), which is also used to record neural activity (sampling interval 10 kHz, bandpass 500 Hz to 3 kHz). The hydraulic fluid used was physiological saline solution, to minimize harm to the animal in case of leakage.

The electrodes are controlled automatically using the following procedure. The selected electrode is advanced until it reaches a set range (for example, from 500 µm to 1500 µm inside the cerebral cortex). Once the device is positioned over the desired recording region and the electrodes are extended to roughly the desired depth, control proceeds to an automatic search mode. In the search mode, the electrode is moved in constant increments. In our experiments, the electrode was stopped every 50 µm and the insertion speed was 5 µm/s. Silence should be maintained for 20 s at each step, to avoid tissue dimpling and stabilize the electrode state. After each such pause, the electrode records data for 20 s, and a spike detection algorithm is applied to the signal. If there is a spike detection that exceeds a given threshold (in our case, SNR > 3 and spikes/s > 5), the electrode is fixed to that position and the hydraulic fluid pressure is reset to atmospheric pressure.



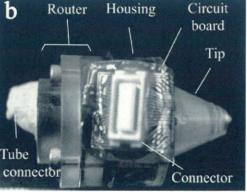


Fig. 3. Photographs of our microdrive. (a) Bottom view: The guide tube array is extended about 1.5 mm from the housing tip to make contact with the dura, (b) Side view: The router, flexible circuit board, housing, and tip are fixed together with screws. A pump connected to the tube moves the electrodes by hydraulic pressure. Its diameter is 23.5 mm, its height is 37 mm, and its weight is 15 g.

2.4. Electrode implantation

The devices were implanted in Wistar rats. We used them to record activity in the cerebral cortex, so each device was implanted on a rat's M1 area. The animals were anesthetized using isoflurane (2–3%) and maintained in a reflexive state throughout the surgical procedure. Each animal was attached to a standard stereotaxic frame, and three stainless steel bone screws were inserted into the skull. A craniotomy (approximately 3 mm) was performed over the target cortical area, and the dura was scarred using a 30-G needle. The assembled device was carefully lowered, until the electrode tip was in contact with the dura. The rest of the hole was covered by a spongel[®], and the device was fixed to the skull with dental cement.

All experiments were performed in accordance with guidelines provided by the Animal Experiment Committee of the University of Tokyo.

3. Result

3.1. Basic performance evaluation

We first checked for possible deformations of the signal due to the use of hydraulic fluid as part of the electrical circuit. The impedance of the hydraulic fluid is between $10\,k\Omega$ and $25\,k\Omega$ at $1\,kHz$. We then recorded neural signals from the rat's MI area, using typical acute recording techniques. The signal from a single electrode was branched into two different circuits. One passed directly from the electrode to the amplifier, and the other was connected to our microdrive before being amplified (Fig. 4). By comparing these two signals, we could evaluate the deformation of the waveform caused by using conductive fluid used as part of the electrical circuit.

Next, we evaluated the accuracy of our electrode position calculation. The electrode was inserted into a model "brain" made from agar, which imitates the brain's elasticity. Fig. 5 depicts the trajectory of the electrode tip in terms of its measured and calculated positions at each $50\,\mu m$ step. The position of each electrode was measured using a laser sensor, and its estimated position was calculated using Eq. (1). It can be seen that the calculated position traces the measured position with an error of only $50\,\mu m$. We also attempted to control the electrode's backward motion, but due to the nonlinear behavior of the pressure the electrode sometimes leapt back and the position calculation failed. We were able to pull back the electrode by more than $250\,\mu m$, however.

3.2. Recording

All experiments were performed on rats (Wister males with weights between 280 g and 320 g). We began recording two days after the surgical procedure. Prior to recording, a connector and hydraulic tube were attached to the device. In general, the presence of the device and recording apparatus did not have any ill effects on the behavior of the rats. Positioning of the electrode was automatically carried out as described in Section 2.3. The researcher thus did not need to touch the rats, and all recording

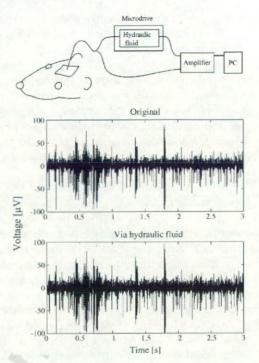


Fig. 4. The signal from a single electrode, branched into two different circuits. One was directly connected to an amplifier, and the other was amplified only after the signal passed through the hydraulic fluid. Both signals were recorded simultaneously and compared. The degree of correlation between the two signals was 0.98.

was done while the rats were awake. On each experimental day, the automated positioning procedure was applied to 5–8 channels and we could find neural signals in most cases. However due to reasons such as electrode drift or neuronal death, occasionally signals were lost. When this happened we were generally able to record signals from another neuron by moving the electrode tip, as depicted in Fig. 6. In one remarkable trial, we recorded good signals from 10 separate channels, although at the beginning of the day we started with recording data from

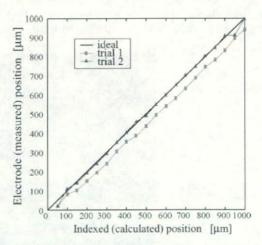
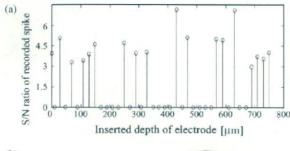


Fig. 5. The accuracy of electrode positioning. As the electrode tip is slowly driven forward, its calculated position (x-axis) is compared to its directly measured position (y-axis) at each stopping point. The calculated position traces the measured position with an error of only 50 μ m.



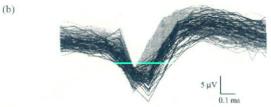


Fig. 6. (a) The S/N ratio of recorded spikes is plotted against the depth of the measuring electrode. By inserting an electrode deeper into the brain, we were usually able to find another neuron and restore the neural signal. Spikes with a S/N ratio less than 3 were neglected, (b) A clustered spike wave form, after automatic positioning.

only one or two channels. By the end of this recording period, electrolysis between the electrode guides and the flexible circuit could be observed in four of these channels. In addition, some of the electrodes appeared to have become stuck due to tissue fluid entering the guide tubes and solidifying. Nonetheless, for about two weeks we were able to record well-isolated signals from an average of five channels per device.

4. Discussion

We have described a microdrive which is capable of simultaneously recording signals from a large number of neurons in the cerebral cortex of waking animals (rats). The size and weight of the device did not affect the behavior of the rats. Some novel techniques were implemented in the design of our multielectrode array; each such technique is examined in turn below.

4.1. Conductive fluid as a circuit element

Conductive fluid was used as a part of the electrical circuit connecting the electrodes. As seen in Fig. 4, this caused a negligible amount of signal distortion. A high degree of correlation was obtained between the direct recordings and those recordings which passed through the fluid. The signal was sufficient for spike detection in both cases.

Furthermore, our results have demonstrated that certain common wiring problems can be resolved by using conductive fluid in the electrical circuit. This is important because as the number of channels increases, and the implants diminish in size, it becomes more and more difficult to wire all the electrodes to a single connector.

Some problems remain for the long-term use of this technique, however, such as electrolysis and the relatively high impedance of fluid compared to wire. The high impedance did not cause any major problems in our experiments, but in some

noisy situations it could be problematic. This could be resolved by attaching an amplifier to the head or shielding the whole device. Electrolysis was observed in some of the channels, but it was found to be due to cracks in the gold coating. Thus, plating the electrodes with gold or some other metal should eliminate the problem.

4.2. Electrode placement

The amount of fluid and the supplied fluid pressure were used to estimate the position of the electrodes. The parameters used to estimate the position were calculated from the pressure prior to the onset of electrode movement. By recalculating these parameters at each session, any differences due to the channel and fluid state could be alleviated. As a result, we achieved an error of only $50\,\mu m$ on our position estimates. The biggest portion of this error was due to offsets in the parameters of the calculation. In other words, the relative positioning error (which is more important) is smaller than the absolute positioning error. Thus, while the calculation is not perfect, we believe that this device is sufficiently accurate and precise.

At the moment, the most significant disadvantage of our microdrive is that it cannot pull the electrode back with enough control. When we applied suction to the hydraulic fluid, the electrode leapt back and its position became unmeasurable. In this case, however, we were still able to search for and find a signal even though the position of the electrode had become ambiguous. This sudden motion may be due to bubbles in the hydraulic fluid, or to friction between the stainless steel guide and the electrode housing, especially at the O-ring. This problem could be rectified by changing the hydraulic fluid to another conductive fluid, for example hydrargyrum, which will prevent bubble contamination. One could also use fluorine-coated O-rings to decrease friction. However, the risk of leakage and the cost of the driver should be considered in such design changes.

4.3. Recording quality

When controlling an electrode, in most cases we were able to detect a signal before the electrode overran its desired depth range. Nonetheless, under simultaneous recording only a small number of channels were functional at any given time. This may be due to mechanical interactions between the closely spaced electrodes (the tip separation is about 350 µm). Another possibility is that recordable neurons are dragged away by the movement of nearby electrodes. Also note that our microdrive uses scissor-cut electrodes, which cause more mechanical stress than finely tapered electrodes. In fact, it was observed that repositioning one electrode often degraded or destroyed the signal in other channels. This mechanical interaction can usually be rectified by precise control, but our microdrive is clearly lacking in precise backwards control. Our proportion of recordable channels was therefore relatively low compared to the result of Wilson and McNaughton (1993), although differences of the target brain area should also be considered (for example, the hippocampus has a higher density of neurons than the